

19



OFICINA ESPAÑOLA DE
PATENTES Y MARCAS

ESPAÑA



11 Número de publicación: **2 582 078**

51 Int. Cl.:

C12N 9/42 (2006.01)

C12N 15/56 (2006.01)

C12P 19/02 (2006.01)

C12P 7/06 (2006.01)

C12N 1/14 (2006.01)

12

TRADUCCIÓN DE PATENTE EUROPEA

T3

96 Fecha de presentación y número de la solicitud europea: **15.12.2006 E 12151852 (6)**

97 Fecha y número de publicación de la concesión europea: **08.06.2016 EP 2453014**

54 Título: **Tratamiento de material celulósico y enzimas útiles en el mismo**

30 Prioridad:

22.12.2005 FI 20051318

22.12.2005 US 753258 P

45 Fecha de publicación y mención en BOPI de la traducción de la patente:

09.09.2016

73 Titular/es:

ROAL OY (100.0%)

Tykkimäentie 15b

05200 Rajamäki, FI

72 Inventor/es:

VEHMAANPERÄ, JARI;

ALAPURANEN, MARIKA;

PURANEN, TERHI;

SIIKA-AHO, MATTI;

KALLIO, JARNO;

JÄMSÄ, SATU;

VOUTILAINEN, SANNI;

HALONEN, TEEMU y

VIIKARI, LIISA

74 Agente/Representante:

DE ELZABURU MÁRQUEZ, Alberto

ES 2 582 078 T3

Aviso: En el plazo de nueve meses a contar desde la fecha de publicación en el Boletín europeo de patentes, de la mención de concesión de la patente europea, cualquier persona podrá oponerse ante la Oficina Europea de Patentes a la patente concedida. La oposición deberá formularse por escrito y estar motivada; sólo se considerará como formulada una vez que se haya realizado el pago de la tasa de oposición (art. 99.1 del Convenio sobre concesión de Patentes Europeas).

DESCRIPCIÓN

Tratamiento de material celulósico y enzimas útiles en el mismo

Campo de la invención

La presente invención se refiere a la producción de productos hidrolizados de azúcares a partir de material celulósico. Más precisamente, la invención se refiere a la producción de azúcares fermentables a partir de material lignocelulósico mediante conversión enzimática. Los azúcares fermentables son útiles p. ej. en la producción de bioetanol, o para otros fines. En particular, la invención se refiere a un método para el tratamiento de material celulósico con celobiohidrolasa, endoglucanasa, beta-glucosidasa, y opcionalmente xilanasas, y a preparaciones de enzimas y usos de las mismas. La invención se dirige además a nuevos polipéptidos celulolíticos, a los polinucleótidos que los codifican, y a vectores y células anfitrionas que contienen los polinucleótidos. Adicionalmente, la invención se dirige a usos de los polipéptidos y a un método para prepararlos.

Antecedentes de la invención

Los productos hidrolizados de azúcares se pueden utilizar para la producción microbiana de una variedad de productos químicos finos o biopolímeros, tales como ácidos orgánicos, p. ej. ácido láctico, o etanol u otros alcoholes, p. ej. n-butanol, 1,3-propanodiol, o polihidroxialcanoatos (PHA). Los productos hidrolizados de azúcar también pueden servir como materia prima para otros procesos no microbianos, p. ej., para el enriquecimiento, aislamiento y purificación de azúcares de alto valor o varios procesos de polimerización. Uno de los principales usos de los productos hidrolizados de azúcares es en la producción de biocarburantes. La producción de bioetanol y/u otros productos químicos puede tener lugar en un proceso integrado en una biorrefinería (Wyman 2001).

Los recursos limitados de carburantes fósiles, y cantidades crecientes de CO₂ liberado a partir de los mismos y causantes el fenómeno del efecto invernadero han planteado la necesidad de la utilización de la biomasa como fuente de energía renovable y limpia. Una tecnología prometedora alternativa es la producción de biocarburantes, es decir, etanol a partir de materiales celulósicos. En el sector del transporte los biocarburantes son, por el momento la única opción, que podría reducir las emisiones de CO₂ en un orden de magnitud. Se puede utilizar el etanol en vehículos y sistemas de distribución existentes y por lo tanto no se requiere inversiones costosas en infraestructuras. Los azúcares derivados de materias primas renovables lignocelulósicas también se pueden utilizar como materias primas para una variedad de productos químicos que pueden reemplazar los productos químicos con una base oleosa.

La mayoría de los carbohidratos en las plantas están en la forma de lignocelulosa, que consiste esencialmente en celulosa, hemicelulosa, pectina y lignina. En un procedimiento de lignocelulosa a etanol el material lignocelulósico se pretrata en primer lugar químicamente o físicamente para hacer más accesible a la hidrólisis la fracción de celulosa. La fracción de celulosa se hidroliza a continuación para obtener azúcares que pueden ser fermentados por levadura a etanol. La lignina se obtiene como un co-producto principal que se puede utilizar como carburante sólido.

Los costes de producción de bioetanol son altos y la producción de energía es baja, y existe una continua búsqueda para hacer el proceso más económico. La hidrólisis enzimática se considera la tecnología más prometedora para la conversión de biomasa celulósica en azúcares fermentables. Sin embargo, la hidrólisis enzimática se utiliza solamente a una cantidad limitada a escala industrial, y especialmente cuando se utiliza material fuertemente lignificado tal como madera o residuos agrícolas, la tecnología no es satisfactoria. El coste de la etapa enzimática es uno de los principales factores económicos del procedimiento. Se han realizado esfuerzos para mejorar la eficacia de la hidrólisis enzimática del material celulósico (Badger 2002).

El documento US 2002/0192774 A1 describe un procedimiento continuo para la conversión de biomasa lignocelulósica sólida en productos carburantes combustibles. Después del pretratamiento mediante oxidación húmeda o explosión de vapor la biomasa se separa parcialmente en celulosa, hemicelulosa y lignina, y a continuación se somete a hidrólisis parcial utilizando una o más enzimas carbohidrasas (CE 3.2). Se proporciona como ejemplo Celluclast™, un producto comercial de Novo Nordisk A/S que contiene actividades celulasa y xilanasas.

El documento US 2004/0005674 A1 describe nuevas mezclas de enzimas que se pueden utilizar directamente sobre un sustrato de lignocelulosa, por medio de las cuales se pueden evitar los productos de desecho tóxicos formados durante los procedimientos de pretratamiento, y se puede ahorrar energía. La mezcla de enzimas sinérgicas contiene una celulasa y una enzima auxiliar tal como celulasa, xilanasas, ligninasa, amilasa, proteasa, lipidasa o glucuronidasa, o cualquier combinación de las mismas. Se considera que la celulasa incluye endoglucanasa (EG), beta-glucosidasa (BG) y celobiohidrolasa (CBH). Los ejemplos ilustran el uso de una mezcla de preparaciones de xilanasas y celulasa de *Trichoderma*.

Kurabi *et al.* (2005) han investigado la hidrólisis enzimática de abeto de Douglas por explosión de vapor y pretratado mediante organosolv con etanol por medio de celulasas fúngicas novedosas y comerciales. Éstos sometieron a

ensayo dos preparaciones de celulasa comerciales de *Trichoderma reesei*, y dos preparaciones novedosas producidas por cepas mutantes de *Trichoderma* sp. y *Penicillium* sp. La preparación de *Trichoderma* sp. mostró un rendimiento significativamente mejor que las otras preparaciones. Se creyó que el mejor rendimiento se debía al menos en parte a una actividad beta-glucosidasa significativamente mayor, que alivia la inhibición por producto de celobiohidrolasa y endoglucanasa.

El documento US 2004/0053373 A1 se refiere un método de conversión de celulosa en glucosa mediante tratamiento de un sustrato lignocelulósico pretratado con una mezcla de enzimas que comprende celulasa y una celobiohidrolasa I (CBHI) modificada. La CBHI ha sido modificada inactivando su dominio de unión a celulosa (CBD). Las ventajas de la modificación de CBHI son, p. ej. una mejor recuperación y una mayor tasa de hidrólisis con alta concentración de sustrato. La celulasa se selecciona del grupo que consiste en EG, CBH y BG. La CBHI se obtiene preferiblemente a partir de *Trichoderma*.

El documento US 2005/0164355 A1 describe un método para degradar material lignocelulósico con una o más enzimas celulolíticas en presencia de al menos un tensioactivo. También se pueden usar enzimas adicionales tales como hemicelulasas, esterasa, peroxidasa, proteasa, lacasa o una mezcla de las mismas. La presencia de agente tensioactivo aumenta la degradación de material lignocelulósico en comparación con la ausencia de tensioactivo. Las enzimas celulolíticas pueden ser cualquier enzima implicada en la degradación de lignocelulosa incluyendo CBH, EG y BG.

Existe un gran número de publicaciones que describen diversas celulasas y hemicelulasas.

Se describen celobiohidrolasas (CBHS) p. ej., en el documento WO 03/000941, que se refiere a enzimas CBHI obtenidas a partir de diversos hongos. No se proporcionan las propiedades fisiológicas de las enzimas, ni ningún ejemplo de sus usos. Hong *et al.* (2003b) caracteriza CBHI de *Thermoascus aurantiacus* producida en levadura. No se describen las aplicaciones de la enzima. Tuohy *et al.* (2002) describen tres formas de celobiohidrolasas de *Talaromyces emersonii*. Khand-ke K M *et al.* (1989) describen la purificación de xilanasa, beta-glucosidasa, endocelulasa y exocelulasa de *Thermoascus aurantiacus*. Tong *et al.* (1980) describen la purificación y las propiedades de tres celulasas y un beta-glucosidasa. Gomes *et al.* (2000) describen la producción simultánea de actividades elevadas de endoglucanasa y beta-glucosidasa termoestables a partir de *Thermoascus aurantiacus*. Parry *et al.* (2001) describen la caracterización bioquímica de una beta-glucosidasa termoestable a partir de *Thermoascus aurantiacus*. El documento US4966850 describe la producción de enzimas xilanasa y celulasa térmicamente estables, concretamente enzimas xilanasa, cultivando *Thermoascus aurantiacus* en un medio nutriente que contiene al menos un sustrato celulósico o hemicelulósico.

Se describen las endoglucanasas de la familia cel5 (EG fam 5) p. ej., en el documento WO 03/062409, que se refiere a composiciones que comprenden al menos dos enzimas termoestables para su uso en aplicaciones para forraje. Hong *et al.* (2003a) describen la producción de endo- β -1,4-glucanasa termoestable a partir de *T. aurantiacus* en levadura. No se explican las aplicaciones. El documento WO 01/70998 se refiere a β -glucanasas de *Talaromyces*. También describe β -glucanasas de *Talaromyces emersonii*. De Palma-Fernandez *et al.* (2002) describe la purificación y caracterización de dos beta-glucosidasas provenientes de *Thermoascus aurantiacus*. Se comentan las aplicaciones para alimentos, forrajes, bebidas, elaboración de la cerveza, y detergentes. No se menciona la hidrólisis de lignocelulosa. El documento WO 98/06858 describe beta-1,4-endoglucanasa de *Aspergillus niger* y comenta las aplicaciones para forraje y alimento de la enzima. El documento WO 97/13853 describe métodos para el escrutinio de fragmentos de ADN que codifican enzimas en genotecas de ADNc. La genoteca de ADNc es de origen de levadura o fúngico, preferiblemente de *Aspergillus*. La enzima es preferiblemente una celulasa. Van Petegem *et al.* (2002) describen la estructura 3D de una endoglucanasa de la familia cel5 de *Thermoascus aurantiacus*. Parry *et al.* (2002) describen el modo de acción de una endoglucanasa de la familia cel5 de *Thermoascus aurantiacus*.

Se describen endoglucanasas de la familia cel7 (EG fam 7) p. ej., en el documento US 5. 912. 157, que pertenece a la endoglucanasa de *Myceliphthora* y sus homólogos y las aplicaciones de la misma en detergentes, productos textiles, y pasta de celulosa. El documento US 6. 071. 735 describe celulasas que muestran una alta actividad endoglucanasa en condiciones alcalinas. Se comentan los usos como detergente, en aplicaciones de pasta de celulosa y papel, y textiles. No se menciona el bioetanol. El documento US 5. 763. 254 describe enzimas que degradan celulosa/hemicelulosa y que tienen residuos de aminoácidos conservados en CBD.

Se describen endoglucanasas de la familia cel45 (EG fam 45) p. ej., en el documento US 6. 001. 639, que se refiere a las enzimas que tienen actividad endoglucanasa y que tienen dos secuencias de aminoácidos conservadas. Se comentan en general los usos en aplicaciones textiles, detergentes, y de pasta de celulosa y papel y se menciona el tratamiento de material lignocelulósico pero no se proporcionan ejemplos. El documento WO 2004/053039 se refiere a las aplicaciones detergentes de las endoglucanasas. El documento US 5. 958. 082 describe el uso de endoglucanasa, especialmente de *Thielavia terrestris* en aplicaciones textiles. El documento EP 0495258 se refiere a composiciones detergentes que contienen celulasa de *Humicola*. El documento US 5. 948. 672 describe una preparación de celulasa que contiene endoglucanasa, especialmente de *Humicola* y su uso en aplicaciones textiles y de pasta de celulosa. No se menciona la hidrólisis de lignocelulosa.

Una pequeña cantidad de beta-glucosidasa (BG) mejora la hidrólisis de la biomasa a glucosa hidrolizando la celobiosa producida por celobiohidrolasas. La conversión de celobiosa en glucosa es normalmente la principal etapa limitante de la velocidad. Se describen beta-glucosidasas, p. ej. en el documento US 2005/0214920, que se refiere a BG de *Aspergillus fumigatus*. La enzima ha sido producida en *Aspergillus oryzae* y *Trichoderma reesei*. Se comenta en general el uso de la enzima en la degradación de biomasa o en aplicaciones detergentes, pero no se ilustra. El documento WO 02/095014 describe una enzima de *Aspergillus oryzae* que tiene actividad celobiasa. Se comenta en general el uso en la producción de etanol a partir de biomasa, pero no se ilustra. El documento WO 2005/074656 describe polipéptidos que tienen actividad potenciadora celulolítica derivada, p. ej., de *T. aurantiacus*; *A. fumigatus*; *T. terrestris* y *T. aurantiacus*. El documento WO 02/26979 describe el procesamiento enzimático de material vegetal. El documento US 6022725 describe la clonación y la amplificación del gen de la beta-glucosidasa de *Trichoderma reesei*, y el documento US 6103464 describe un método para detectar el ADN que codifica una beta-glucosidasa de un hongo filamentoso. No se proporcionan ejemplos de aplicación.

Se describen xilanasas p. ej., en el documento FR 2786784, que se refiere a una xilanasa termoestable útil, p. ej., en el tratamiento de forraje animal y en la fabricación de pan. La enzima deriva de un hongo termófilo, concretamente del género *Thermoascus*.

El documento US 6197564 describe enzimas que tienen actividad de xilanasas, y obtenidas a partir de *Aspergillus aculeatus*. Se ilustra su aplicación en panadería. El documento WO 02/24926 se refiere a xilanasas de *Talaromyces*. Se proporcionan ejemplos para forraje y panadería. El documento WO 01/42433 describe xilanasas termoestables de *Talaromyces emersonii* para uso en aplicaciones de alimentación y forraje.

Las enzimas celulolíticas mejor investigadas y más ampliamente aplicadas de origen fúngico derivan de *Trichoderma reesei* (el anamorfo de *Hypocrea jecorina*). Por consiguiente casi la mayor parte de las celulasas fúngicas disponibles en el mercado derivan de *Trichoderma reesei*. Sin embargo, la mayor parte de las celulasas de hongos menos conocidos no han sido aplicadas en los procedimientos de importancia práctica tales como la degradación de material celulósico, incluyendo lignocelulosa.

Existe una necesidad continua de nuevos métodos de degradación de sustratos celulósicos, en particular sustratos lignocelulósicos, y de nuevas enzimas y mezclas de enzimas, que mejoren la eficiencia de la degradación. También hay una necesidad de procesos y enzimas, que funcionen a altas temperaturas, permitiendo de ese modo el uso de una elevada consistencia de biomasa y conduciendo a elevadas concentraciones de azúcar y etanol. Este enfoque puede conducir a ahorros significativos en los costes de energía e inversiones. La elevada temperatura también disminuye el riesgo de contaminación durante la hidrólisis. La presente invención tiene como objetivo satisfacer al menos parte de estas necesidades.

Breve descripción de la invención

Sorprendentemente, se ha descubierto ahora que las enzimas celulolíticas, y especialmente las celobiohidrolasas obtenibles a partir de *Thermoascus aurantiacus*, *Acremonium thermophilum*, o *Chaetomium thermophilum* son particularmente útiles en la hidrólisis de material celulósico. Además de las celobiohidrolasas estos hongos también tienen endoglucanasas, beta-glucosidasas y xilanasas que son muy adecuadas para degradar material celulósico. Las enzimas son cinéticamente muy eficaces en un amplio intervalo de temperaturas, y aunque tienen una alta actividad a altas temperaturas, también son muy eficaces a las temperaturas de hidrólisis convencionales. Esto las convierte en extremadamente bien adaptadas para variar procesos de hidrólisis de sustratos celulósicos llevados a cabo tanto a temperaturas convencionales y a temperaturas elevadas.

La invención proporciona una preparación enzimática que comprende un polipéptido según la reivindicación 1.

Asimismo se proporciona el uso de dicha preparación de enzima para degradar material celulósico, así como el uso de dicho método en un procedimiento para preparar etanol a partir de material celulósico.

La invención se dirige a un polipéptido que comprende un fragmento que tiene actividad celulolítica y que se selecciona del grupo que consiste en:

a) un polipéptido que comprende una secuencia de aminoácidos que tiene una identidad de al menos 80% con la SEQ ID NO: 22;

y

b) un fragmento de a) que tiene actividad celulolítica.

Un objeto adicional de la invención es un polinucleótido aislado seleccionado del grupo que consiste en:

a) una secuencia de nucleótidos de la SEQ ID NO: 21, o una secuencia que codifica un polipéptido de la reivindicación 1;

b) una hebra complementaria de a).

La invención proporciona además una preparación enzimática que comprende un polipéptido según la reivindicación 1. También se proporciona el uso de dicha preparación enzimática para degradar material celulósico, así como el uso de dicho método en un proceso para preparar etanol a partir de material celulósico. La invención proporciona además un vector, que comprende dicho polinucleótido como secuencia heteróloga, y una célula anfitriona que comprende dicho vector. También se incluye en la invención la cepa de *Escherichia coli* que tiene el número de acceso DSM 16725.

Otros objetos de la invención son preparaciones de enzimas que comprenden al menos uno de los nuevos polipéptidos, y el uso de dicho polipéptido o preparación de enzima en la industria del combustible, textil, detergente, pasta de celulosa y papel, alimentos, forraje o bebidas.

Adicionalmente se proporciona un método para preparar un polipéptido que comprende un fragmento que tiene actividad celulolítica y que se selecciona del grupo que consiste en:

a) un polipéptido que comprende una secuencia de aminoácidos que tiene una identidad de al menos 80% con la SEQ ID NO: 22;

y

c) un fragmento de a) que tiene actividad celulolítica,

comprendiendo dicho método transformar una célula anfitriona con un vector que codifica dicho polipéptido, y cultivar dicha célula anfitriona en condiciones que permiten la expresión de dicho polipéptido, y opcionalmente recuperar y purificar el polipéptido producido.

También se proporciona adicionalmente un método de tratamiento de material celulósico con un medio de cultivo gastado de al menos un microorganismo capaz de producir un polipéptido como se ha definido anteriormente, en donde el método comprende hacer reaccionar el material celulósico con el medio de cultivo gastado para obtener material celulósico hidrolizado.

Las realizaciones específicas de la invención se exponen en las reivindicaciones dependientes.

Otros objetos, detalles y ventajas de la presente invención serán evidentes a partir de las siguientes figuras, descripción detallada y ejemplos.

Breve descripción de los dibujos

Figura 1. Dependencias de la temperatura de las actividades celulasa y beta-glucosidasa en los sobrenadantes de las seis cepas fúngicas sometidas a ensayo. El tiempo de incubación en el análisis fue de 60 min a la temperatura dada, el pH del análisis fue de 5,0 (actividad MUL) o 4,8 (CMCasa o BGU). La actividad obtenida a 60°C se establece como la actividad relativa del 100%. A) *Thermoascus aurantiacus* ALKO4239, B) *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242, C) *Acremonium thermophilum* ALKO4245, D) *Talaromyces thermophilus* ALKO4246, E) *Chaetomium thermophilum* ALKO4261, F) *Chaetomium thermophilum* ALKO4265.

Figura 2. Imagen esquemática de los casetes de expresión utilizados en la transformación de protoplastos de *Trichoderma reesei* para producir las proteínas fúngicas recombinantes. Los genes recombinantes estuvieron bajo el control del promotor de *cbh1* (prom *cbh1*) de *T. reesei* (*cel7A*) y la terminación de la transcripción se garantizó utilizando la secuencia terminadora de *CBH1* (term *CBH1*) de *T. reesei*. Se incluyó el gen *amdS* como marcador de la transformación.

Figura 3. A) pH óptimos de las preparaciones de proteínas recombinantes CBH/Cel7 de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242, *Chaetomium thermophilum* ALKO4265 y *Acremonium thermophilum* ALKO4245 determinados sobre 4-metilumbeliferil-β-D-lactósido (MUL) a 50°C, 10 min. Los resultados se proporcionan como la media (± DT) de tres mediciones separadas. B) estabilidad térmica de las preparaciones de proteínas recombinantes CBH/Cel7 de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242, *Chaetomium thermophilum* ALKO4265 y *Acremonium thermophilum* ALKO4245 determinada sobre 4-metilumbeliferil-β-D-lactósido (MUL) al pH óptimo durante 60 min. Los resultados se proporcionan como la media (± DT) de tres mediciones separadas. Ambas reacciones contenían BSA (100 µg/ml) como estabilizador.

Figura 4. Hidrólisis de celulosa cristalina (Avicel) por las celobiohidrolasas recombinantes purificadas a 45°C. Concentración de sustrato 1% (p/v), pH 5,0, concentración de enzima 1,4 µM. A) celobiohidrolasas que albergan un CBD, B) celobiohidrolasas (núcleo) sin un CBD.

Figura 5. Hidrólisis de celulosa cristalina (Avicel) por las celobiohidrolasas recombinantes purificadas a 70°C. Concentración de sustrato 1% (p/v), pH 5,0, concentración de enzima 1,4 M. A) celobiohidrolasas que albergan un CBD, B) celobiohidrolasas (núcleo) sin un CBD.

Figura 6. A) Se determinó la dependencia del pH de la actividad EG_40/Cel45A, de tipo EG_40/Cel45B de *Acremonium*, y EG_28/Cel5A de *Thermoascus* producida de manera heteróloga con sustrato de CMC en un

reacción de 10 min a 50°C. B) Se determinó el óptimo de temperatura de EG_40/Cel45A, de tipo EG_40/Cel45B de *Acremonium* y EG_28/Cel5A de *Thermoascus* a pH 5,5, 4,8, y 6,0, respectivamente. La reacción que contenía CMC como sustrato se llevó a cabo durante 60 minutos, excepto para EG_28/Cel5A durante 10 min. Se añadió BSA (100 µg/ml) como estabilizador.

Figura 7. A) Se determinó la dependencia del pH de la actividad de BG_101/Cel3A de *Acremonium*, BG_76/Cel3A de *Chaetomium*, y BG_81/Cel3A de *Thermoascus* producida de manera heteróloga con un sustrato de 4-nitrofenil-β-D-glucopiranosido en una reacción de 10 min a 50°C. B) Se determinó el óptimo de temperatura de βG_101/Cel3A de *Acremonium*, βG_76/Cel3A de *Chaetomium*, y βG_81/Cel3A de *Thermoascus* a pH 4,5, 5,5, y 4,5, respectivamente. La reacción que contenía 4-nitrofenil-β-D-glucopiranosido como sustrato se llevó a cabo durante 60 minutos, se añadió BSA (100 µg/ml) como estabilizador.

Figura 8. A) Se determinó la dependencia del pH de la actividad xilanasa XYN_30/Xyn10A *Thermoascus* producida de manera heteróloga con sustrato de xilano de abedul en una reacción de 10 min a 50°C. B) Se determinó el óptimo de temperatura de XYN_30/Xyn10A a pH 5,3 en una reacción de 60 min, se añadió BSA (100 µg/ml) como estabilizador.

Figura 9. Hidrólisis de fibra de píceas sometida a explosión de vapor de agua lavada (10 mg/ml) con una mezcla de enzimas termófilas (MEZCLA 1) y enzimas de *T. reesei* a 55 y 60°C. La dosificación de enzima se administró mediante FPU/g de materia seca de sustrato, FPU analizado a 50°C, pH 5. La hidrólisis se llevó a cabo durante 72 horas a pH 5, mezclando. Los resultados se proporcionan como la media (± DT) de tres mediciones separadas.

Figura 10. Hidrólisis rastrojo de maíz sometido a explosión de vapor de agua (10 mg/ml) con una mezcla de enzimas termófilas (MEZCLA 2) y enzimas de *T. reesei* a 45, 55 y 57,5°C. La dosificación de enzima para la "MEZCLA 2" fue de 5 FPU/g de materia seca de sustrato y para las enzimas de *T. reesei* de 5 FPU/g de materia seca de Celluclast con un suplemento de 100 nkat/g de materia seca de Novozym 188 (la actividad en papel de filtro se analizó a 50°C, pH 5). La hidrólisis se llevó a cabo durante 72 horas a pH 5, mezclando. Los resultados se dan como la media (± DT) de tres mediciones separadas. El sustrato contenía azúcares reductores solubles (aprox. 0,7 mg/ml). Este contenido de azúcar de fondo se restó de los azúcares reductores formados durante la hidrólisis.

Figura 11. Hidrólisis rastrojo de maíz sometido a explosión de vapor de agua (10 mg/ml) con una mezcla de enzimas termófilas que contiene una nueva xilanasa termófila de *Thermoascus aurantiacus* (MEZCLA 3) y enzimas de *T. reesei* a 45, 55 y 60°C. La dosificación para la enzima fue para la "MEZCLA 3" de 5 FPU/g de materia seca de sustrato y para las enzimas de *T. reesei* de 5 FPU/g de materia seca de Celluclast con un suplemento de 100 nkat/g de materia seca de Novozym 188 (la actividad en papel de filtro se analizó a 50°C, pH 5). La hidrólisis se llevó a cabo durante 72 horas a pH 5, mezclando. Los resultados se proporcionan como la media (± DT) de tres mediciones separadas. El sustrato contenía azúcares reductores solubles (aprox. 0,7 mg/ml). Este contenido de azúcar de fondo se restó de los azúcares reductores formados durante la hidrólisis.

Figura 12. Hidrólisis fibra de píceas sometida a explosión de vapor de agua (10 mg/ml) con una mezcla de enzimas termófilas que contiene una nueva xilanasa termófila XYN_30/Xyn10A de *Thermoascus aurantiacus* (MEZCLA 3) y enzimas de *T. reesei* a 45, 55 y 60°C. La dosificación de enzima para la "MEZCLA 3" fue de 5 FPU/g de materia seca de sustrato y para las enzimas de *T. reesei* de 5 FPU/g de materia seca de Celluclast con un suplemento de 100 nkat/g de materia seca de Novozym 188 (la actividad en papel de filtro se analizó a 50°C, pH 5). La hidrólisis se llevó a cabo durante 72 horas a pH 5, mezclando. Los resultados se proporcionan como la media (± DT) de tres mediciones separadas.

Figura 13. Efecto de la glucosa sobre la actividad de diferentes preparaciones de β-glucosidasa. El análisis convencional utilizando p-nitrofenil-β-D-glucopiranosido como sustrato se llevó a cabo en presencia de glucosa en la mezcla de análisis. La actividad se presenta como el porcentaje de la actividad obtenida sin glucosa.

Figura 14. Actividades FPU de las mezclas de enzimas a temperaturas de 50°C a 70°C, presentadas como un porcentaje de la actividad en condiciones convencionales (50°C, 1 h).

Figura 15. Actividad celulasa relativa de dos cepas de *T. reesei* diferentes cultivadas en medios que contienen Nutriosa sin tratar (N0) o Nutriosa pretratada con BG_81/Cel3A (NBG81) como fuente de carbono.

Descripción detallada de la invención

La celulosa es el principal componente estructural de las plantas superiores. Proporciona a las células vegetales una alta resistencia a la tracción ayudándolas a resistir la tensión mecánica y la presión osmótica. La celulosa es un β-1,4-glucano compuesto por cadenas lineales de residuos de glucosa unidos por enlaces glicosídicos β-1,4. La celobiosa es la unidad repetitiva más pequeña de la celulosa. En las paredes celulares la celulosa está empaquetada en láminas orientadas de manera diversa, que están incluidas en una matriz de hemicelulosa y lignina. La hemicelulosa es un grupo heterogéneo de polímeros carbohidratados que contiene principalmente diferentes glucanos, xilanos y mananos. La hemicelulosa consiste en una cadena principal lineal con residuos unidos por β-1,4 sustituidos con cadenas laterales cortas que contienen normalmente acetilo, glucuronilo, arabinosilo y galactosilo. La hemicelulosa puede estar entrecruzada químicamente con lignina. La lignina es un polímero entrecruzado complejo

de unidades de p-hidroxifenilpropano diversamente sustituido que proporciona resistencia a la pared celular para soportar la tensión mecánica, y también protege la celulosa de la hidrólisis enzimática.

La lignocelulosa es una combinación de celulosa y hemicelulosa y polímeros de unidades de fenol propanol y lignina. Es físicamente dura, densa y e inaccesible y el material bioquímico más abundante en la biosfera. Los materiales que contienen lignocelulosa son, por ejemplo: virutas de madera dura y de madera blanda, pasta de madera, serrín y residuos industriales de forestales y de madera; biomasa agrícola tal como paja de cereales, pasta de remolacha azucarera, rastrojo y mazorcas de maíz, bagazo de caña de azúcar, tallos, hojas, cáscaras, cascarrillas, y similares; productos de desecho tales como residuos sólidos urbanos, papel de periódico y de oficina de desecho, residuos de la molienda de, p. ej. cereales; cultivos destinados a la producción de energía (p. ej., sauce, chopo, pasto varilla o alpiste arundináceo, y similares). Los ejemplos preferidos son el rastrojo de maíz, el pasto varilla, la paja de cereales, el bagazo de caña de azúcar y los materiales derivados de la madera.

"Material celulósico" según se utiliza en la presente memoria, se refiere a cualquier material que comprende celulosa, hemicelulosa y/o lignocelulosa como componente significativo. "Material lignocelulósico" significa cualquier material que comprende lignocelulosa. Tales materiales son, p. ej. materiales vegetales tales como madera incluyendo madera blanda y dura, cultivos herbáceos, residuos agrícolas, residuos de pasta de celulosa y de papel, papel usado, residuos de la industria alimenticia y de forraje, etc. Las fibras textiles, como el algodón, las fibras derivadas de algodón, lino, cáñamo, yute y fibras celulósicas elaboradas por el hombre como modal, viscosa, liocel son ejemplos específicos de materiales celulósicos.

El material celulósico es degradado en la naturaleza por diversos organismos diferentes, incluyendo bacterias y hongos. La celulosa es degradada típicamente por diferentes celulasas que actúan sucesivamente o simultáneamente. La conversión biológica de celulosa en glucosa requiere generalmente tres tipos de enzimas hidrolíticas: (1) Endoglucanasas que cortan los enlaces glicosídicos beta-1,4 internos; (2) Exocelobiohidrolasas que cortan el disacárido celobiosa del extremo de la cadena polimérica de celulosa; (3) Beta-1,4-glucosidasas que hidrolizan la celobiosa y otros celo-oligosacáridos cortos a glucosa. En otras palabras, los tres principales grupos de celulasas son celobiohidrolasas (CBH), endoglucanasas (EG) y beta-glucosidasas (BG).

La degradación de los sustratos que contienen celulosa más complejos requiere una amplia gama de enzimas diferentes. Por ejemplo la lignocelulosa es degradada por las hemicelulasas, como xilanasas y mananasas. La hemicelulasa es un enzima que hidroliza la hemicelulosa.

Las "enzimas celulolíticas" son enzimas que tienen "actividad celulolítica", lo que significa que son capaces de hidrolizar sustratos celulósicos o derivados de los mismos a sacáridos más pequeños. Por lo tanto, las enzimas celulolíticas incluyen tanto celulasas como hemicelulasas. Celulasas según se utiliza en la presente memoria incluyen celobiohidrolasas, endoglucanasas y beta-glucosidasas.

T. reesei tiene un sistema de celulasa bien conocido y eficaz, que contiene dos CBH, dos EG y BG principales y varias minoritarias. La CBHI de *T. reesei* (Cel7A) corta el azúcar desde el extremo reductor de la cadena de celulosa, tiene un dominio de unión a celulosa C-terminal (CBD) y puede constituir hasta 60% de la proteína secretada total. La CBHII de *T. reesei* (Cel6A) corta el azúcar desde el extremo no reductor de la cadena de celulosa, tiene un dominio de unión a celulosa N-terminal y pueden constituir hasta 20% de la proteína secretada total. Las endoglucanasas EGI (Cel7B), y EGV (Cel45A) tienen un CBD en su extremo C-terminal, EGII (Cel5A) tiene un CBD N-terminal y EGIII (Cel12A) no tiene ningún dominio de unión a celulosa. La CBHI, CBHII, EGI y EGII también se denominan "celulasas principales de *Trichoderma*" que comprenden juntas 80-90% de las proteínas secretadas totales. Los expertos en la técnica saben que una enzima puede ser activa sobre diversos sustratos y las actividades enzimáticas se pueden medir utilizando diferentes sustratos, métodos y condiciones. La identificación de las diferentes actividades celulolíticas son comentadas, p. ej., por Van Tilbeurgh *et al.* 1988.

Además de un dominio/núcleo catalítico que expresa la actividad celulolítica, las enzimas celulolíticas pueden comprender uno o más dominios de unión a celulosa (CBD), también denominados dominios/módulos de unión a carbohidratos (CBD/CBM), que pueden estar localizados en el extremo N o C del dominio catalítico. Los CBD tienen actividad de unión a carbohidratos y median la unión de la celulasa a la celulosa cristalina, pero tienen poco o ningún efecto sobre la actividad hidrolítica de celulasa de la enzima sobre sustratos solubles. Estos dos dominios están conectados típicamente a través de una región conectora flexible y altamente glicosilada.

"Celobiohidrolasa" o "CBH" según se utiliza en la presente memoria, se refiere a enzimas que escinden la celulosa desde el extremo de la cadena de glucosa y producen principalmente celobiosa. También se denominan 1,4-beta-D-glucanocelobiohidrolasas o celulosa 1,4-beta-celobiosidasas. Hidrolizan los enlaces 1,4-beta-D-glicosídicos desde los extremos reductores o no reductores de un polímero que contiene dichos enlaces, tales como celulosa, por medio de lo cual se libera celobiosa. Se han aislado dos CBH diferentes de *Trichoderma reesei*, CBHI y CBHII. Estas tienen una estructura modular que consiste en un dominio catalítico conectado a un dominio de unión a celulosa (CBD). También existen celobiohidrolasas en la naturaleza que carecen de CBD.

"Endoglucanasa" o "EG" se refiere a enzimas que cortan los enlaces glicosídicos internos de la cadena de celulosa. Se clasifican como EC 3.2.1.4. Son 1,4-beta-D-glucano-4-glucanohidrolasas y catalizan la endohidrólisis de los

enlaces 1,4-beta-D-glicosídicos en polímeros de glucosa tales como la celulosa y sus derivados. Algunas endoglucanasas de origen natural tienen un dominio de unión a celulosa, mientras otras no. Algunas endoglucanasas también tienen actividad xilanasa (Bailey *et al.*, 1993).

- 5 "Beta-glucosidasa" o "BG" o "βG" se refiere a enzimas que degradan oligosacáridos solubles pequeños incluyendo celobiosa a glucosa. Se clasifican como EC 3.2.1.21. Son beta-D-glucósido glucohidrolasas, que típicamente catalizan la hidrólisis de residuos de beta-D-glucosa no reductores terminales. Estas enzimas reconocen oligosacáridos de glucosa. Los sustratos típicos son celobiosa y celotriosa. La celobiosa es un inhibidor de las celobiohidrolasas, por tanto la degradación de la celobiosa es importante para superar la inhibición por producto final de celobiohidrolasas.
- 10 Las xilanasas son enzimas que son capaces de reconocer e hidrolizar la hemicelulosa. Incluyen enzimas tanto exohidrolíticas como endohidrolíticas. Típicamente tienen actividad endo-1,4-beta-xilanasa (EC 3.2.1.8) o beta-D-xilosidasa (EC 3.2.1.37) que rompe la hemicelulosa a xilosa. "Xilanasa" o "Xyn" en relación con la presente invención se refiere especialmente a una enzima clasificada como EC 3.2.1.8 que hidroliza polímeros de xilosa de sustratos lignocelulósicos o xilano purificado.
- 15 Además de esto, las celulasas se pueden clasificar en varias familias de glicosil hidrolasas de acuerdo con su secuencia primaria, apoyada por el análisis de la estructura tridimensional de algunos miembros de la familia (Henrissat 1991, Henrissat y Bairoch 1993, 1996). Algunas glicosilhidrolasas son enzimas multifuncionales que contienen dominios catalíticos que pertenecen a diferentes familias de glicosilhidrolasas. La familia 3 consiste en beta-glucosidasas (EC 3.2.1.21) tales como BG_81 de Ta, BG_101 de At y BG_76 de Ct descritas en la presente memoria. La familia 5 (antes conocida como celA) consiste principalmente en endoglucanasas (EC 3.2.1.4) como EG_28 de Ta descrita en la presente memoria. La familia 7 (antes familia de celulasa CELC) contiene endoglucanasas (EC 3.2.1.4) y celobiohidrolasas (EC 3.2.1.91) tales como EG_54 de Ct, CBH de Ta, CBH_A de At, CBH_C de At y CBH de Ct descritas en la presente memoria. La familia 10 (antes CELF) consiste principalmente en xilanasas (EC 3.2.1.8) tales como XYN_30 de Ta y XYN_60 de At descritas en la presente memoria. La familia 45 (antes CELK) contiene endoglucanasas (EC 3.2.1.4), tales como la EG_40 de At y de tipo EG_40 de At descritas en la presente memoria.

Las enzimas celulolíticas útiles para hidrolizar material celulósico son obtenibles de *Thermoascus aurantiacus*, *Acremonium thermophilum*, o *Chaetomium thermophilum*. "Obtenible de" significa que se pueden obtener de dichas especies, pero no excluye la posibilidad de obtenerlas de otras fuentes. En otras palabras, se pueden originar a partir de cualquier organismo, incluidas plantas. Preferiblemente se originan a partir de microorganismos, por ejemplo bacterias u hongos. Las bacterias pueden ser, p. ej., de un género seleccionado entre *Bacillus*, *Azospirillum* y *Streptomyces*. Más preferiblemente, la enzima se origina a partir de hongos (incluyendo hongos filamentosos y levaduras), por ejemplo de un género seleccionado del grupo que consiste en *Thermoascus*, *Acremonium*, *Chaetomium*, *Achaetomium*, *Thielavia*, *Aspergillus*, *Botrytis*, *Chrysosporium*, *Collybia*, *Fomes*, *Fusarium*, *Hemicola*, *Hypocrea*, *Lentinus*, *Melanocarpus*, *Myceliophthora*, *Myriococcum*, *Neurospora*, *Penicillium*, *Phanerochaete*, *Phlebia*, *Pleurotus*, *Podospora*, *Polyporus*, *Rhizoctonia*, *Scytalidium*, *Pycnoporus*, *Trametes* y *Trichoderma*.

La presente solicitud describe enzimas que se pueden obtener a partir de *Thermoascus aurantiacus* cepa ALKO4242 depositada como CBS 116239, cepa ALKO4245 depositada como CBS 116240 actualmente clasificada como *Acremonium thermophilum*, o *Chaetomium thermophilum* cepa ALKO4265 depositada como CBS 730.95.

- 40 La celobiohidrolasa preferiblemente comprende una secuencia de aminoácidos que tiene una identidad de al menos el 80% con la SEQ ID NO: 2, 4, 6 u 8, o un fragmento enzimáticamente activo del mismo.

Celobiohidrolasa	Gen	Obtenible de	CBD	ácido nucleico SEQ ID NO:	amino ácido SEQ ID NO:
CBH de Ta	cel7A de Ta	<i>T. aurantiacus</i>	-	1	2
CBH_A de At	cel7B de At	<i>A. thermophilum</i>	-	3	4
CBH_C de At	cel7A de At	<i>A. thermophilum</i>	+	5	6
CBH de Ct	cel7A de Ct	<i>C. thermophilum</i>	+	7	8

Estas CBH tienen una inhibición de celulosa constante ventajosa en comparación con la de la CBH de *Trichoderma reesei*, y muestran mejores resultados de hidrólisis cuando se someten a ensayo diversos sustratos celulósicos. Los SEQ ID NO: 2 y 4 no lo comprenden un CBD. Se pueden obtener resultados de hidrólisis particularmente mejorados

cuando un dominio de unión a celulosa (CBD) se ancla una CBH que no tiene un CBD propio. El CBD se puede obtener p. ej. a partir de una especie de *Trichoderma* o *Chaetomium*, y se ancla a la CBH preferiblemente a través de un conector. La proteína de fusión resultante que contiene una región núcleo de CBH anclada a un CBD a través de un conector puede comprender una secuencia de aminoácidos que tiene una identidad de al menos 80% con la SEQ ID NO: 28 o 30. Los polinucleótidos que comprenden una secuencia de la SEQ ID NO: 27 o 29 codifican tales proteínas de fusión.

La endoglucanasa puede comprender una secuencia de aminoácidos que tiene una identidad de al menos 80% con la SEQ ID NO: 10, 12, 14 o 16, o un fragmento enzimáticamente activo del mismo. Estas endoglucanasas tienen buena termoestabilidad.

Endoglucanasa	Gen	Obtenible de	CBD	ácido nucleico SEQ ID NO:	aminoácido SEQ ID NO:
EG_28 de Ta	cel5A de Ta	<i>T. aurantiacus</i>	-	9	10
EG_40 de At	cel45A de At	<i>A. thermophilum</i>	+	11	12
De tipo EG40 de At	cel45B de At	<i>A. thermophilum</i>	-	13	14
EG_54 de Ct	cel7B de Ct	<i>C. thermophilum</i>	+	15	16

La beta-glucosidasa puede comprender una secuencia de aminoácidos que tiene una identidad de al menos 80% con la SEQ ID NO: 22, 24 o 26, o un fragmento enzimáticamente activo del mismo. Estas beta-glucosidasas tienen buena resistencia a la inhibición por glucosa, que es ventajosa para evitar la inhibición por el producto final durante la hidrólisis enzimática del material celulósico. Las beta-glucosidasas también se pueden utilizar en la preparación de soforosa, un inductor de celulasa utilizado en el cultivo de *T. reesei*.

Beta-glucosidasa	Gen	Obtenible de	ácido nucleico SEQ ID NO:	aminoácido SEQ ID NO:
BG_81 de Ta	ce3A de Ta	<i>T. aurantiacus</i>	21	22
BG_101 de At	ce3A de At	<i>A. thermophilum</i>	23	24
BG_76 de Ct	ce3A de Ct	<i>C. thermophilum</i>	25	26

La xilanasa puede comprender una secuencia de aminoácidos que tiene una identidad de al menos 80% con la SEQ ID NO: 18 o 20, o un fragmento enzimáticamente activo del mismo.

Xilanasa	Gen	Obtenible de	CBD	ácido nucleico SEQ ID NO:	aminoácido SEQ ID NO:
Xyn_30	xyn10A de Ta	<i>T. aurantiacus</i>	+	17	18
Xyn_60	xyn10A de At	<i>A. thermophilum</i>	-	19	20

Mediante el término "identidad" se quiere significar aquí la identidad global entre dos secuencias de aminoácidos comparadas entre sí desde el primer aminoácido codificado por el gen correspondiente hasta el último aminoácido. La identidad de las secuencias completas se mide utilizando el programa de alineamiento global de Needleman-Wunsch en el paquete de programas EMBOSS (European Molecular Biology Open Software Suite; Rice *et al.*, 2000), versión 3.0.0, con los siguientes parámetros: EMBL62, Penalización por hueco 10,0, Penalización por extensión 0,5. El algoritmo es descrito por Needleman y Wunsch (1970). El experto en la técnica es consciente del hecho de que los resultados en los que se utiliza el algoritmo de Needleman-Wunsch son comparables solamente cuando se alinean los dominios correspondientes de la secuencia. Por consiguiente, la comparación p. ej. de secuencias de celulasa que incluyen CBD o secuencias señal con secuencias que carecen de esos elementos no se puede realizar.

Según una realización de la invención, se utiliza un polipéptido celulolítico que tiene una identidad al menos 80, 85, 90, 95 o 99% con la SEQ ID NO: 22 o al menos con su fragmento enzimáticamente activo.

Mediante el término "fragmento enzimáticamente activo" se quiere significar cualquier fragmento de una secuencia definida que tiene actividad celulolítica. En otras palabras un fragmento enzimáticamente activo puede ser la parte de la proteína madura de la secuencia definida, o puede ser solamente un fragmento de la parte de la proteína madura, siempre que tenga todavía actividad celobiohidrolasa, endoglucanasa, beta-glucosidasa o xilanasas.

Las enzimas celulolíticas son preferiblemente enzimas recombinantes, que pueden ser producidas de una manera generalmente conocida. Se aísla un fragmento de polinucleótido que comprende el gen de la enzima, el gen se inserta bajo un promotor fuerte en un vector de expresión, el vector se transfiere en células anfitrionas adecuadas y las células anfitrionas se cultivan en condiciones que provocan la producción de la enzima. Los métodos para la producción de proteínas mediante tecnología recombinante en diferentes sistemas anfitriones son bien conocidos en la técnica (Sambrook *et al.*, 1989; Coen, 2001; Gellissen, 2005). Preferiblemente, las enzimas se producen como enzimas extracelulares que son secretadas al medio de cultivo, a partir del cual se puede recuperar y aislarse fácilmente. Se puede utilizar el medio de cultivo gastado del anfitrión de producción tal cual, o se pueden retirar de allí las células anfitrionas, y/o se puede concentrar, filtrar o fraccionar. También se puede secar.

El polipéptido aislado en el presente contexto puede significar simplemente que las células y los residuos celulares se han retirado del medio de cultivo que contiene el polipéptido. Convenientemente, los polipéptidos se aíslan, p. ej., añadiendo polímeros aniónicos y/o catiónicos al medio de cultivo gastado para mejorar la precipitación de las células, los restos celulares y algunas enzimas que tienen actividades secundarias no deseadas. A continuación el medio se filtra, utilizando un agente de filtración inorgánico y un filtro para retirar los precipitantes formados. Después de esto el producto filtrado se procesa adicionalmente utilizando una membrana semi-permeable para retirar el exceso de sales, azúcares y productos metabólicos.

Según una realización de la invención, el polinucleótido heterólogo comprende un gen similar al incluido en un microorganismo que tiene el número de acceso DSM 16725.

El anfitrión de producción puede ser cualquier organismo capaz de expresar la enzima celulolítica. Preferiblemente, el anfitrión es una célula microbiana, más preferiblemente un hongo. Lo más preferiblemente, el anfitrión es un hongo filamentoso. Preferiblemente, el anfitrión recombinante se modifica para expresar y secretar enzimas celulolíticas como su actividad principal o una de sus actividades principales. Esto se puede realizar mediante la supresión de los principales genes homólogos secretados, p. ej., las cuatro principales celulasas de *Trichoderma* y dirigiendo genes heterólogos a un locus que se ha modificado para asegurar altos niveles de expresión y producción. Los anfitriones preferidos para la producción de las enzimas celulolíticas son en particular cepas del género *Trichoderma* o *Aspergillus*.

Las enzimas necesarias para la hidrólisis del material celulósico según la invención se pueden añadir en una cantidad enzimáticamente eficaz o bien simultáneamente, p. ej., en forma de una mezcla de enzimas, o bien sucesivamente, o bien como una parte de la sacarificación y fermentación simultáneas (SSF). Se puede utilizar cualquier combinación de las celobiohidrolasas que comprenden una secuencia de aminoácidos que tiene una identidad de al menos 80% con la SEQ ID NO: 2, 4, 6 u 8 o con un fragmento enzimáticamente activo del mismo junto con cualquier combinación de endoglucanasas y beta-glucosidasas. Si el material celulósico comprende hemicelulosa, se utilizan adicionalmente para la degradación hemicelulasas, preferiblemente xilanasas. Las endoglucanasas, beta-glucosidasas y xilanasas se pueden seleccionar entre las descritas en la presente memoria, pero no se limitan a las mismas. Estas pueden ser también por ejemplo preparaciones de enzimas asequibles comercialmente. Además de celulasas y hemicelulasas opcionales se pueden utilizar una o más enzimas, por ejemplo, proteasas, amilasas, lacasas, lipasas, pectinasas, esterasas y/o peroxidasas. Se puede llevar a cabo otro tratamiento enzimático antes, durante o después del tratamiento con celulasa.

El término "preparación de enzima" se refiere a una composición que comprende al menos una de las enzimas deseadas. La preparación puede contener las enzimas en forma al menos parcialmente purificada y aislada. Ésta puede consistir incluso esencialmente en la enzima o enzimas deseadas. Alternativamente, la preparación puede ser un medio de cultivo gastado o producto filtrado que contiene una o más enzimas celulolíticas. Además de la actividad celulolítica, la preparación puede contener aditivos, tales como mediadores, estabilizantes, tampones, conservantes, tensioactivos y/o componentes del medios de cultivo. Los aditivos preferidos son tales que se utilizan comúnmente en preparaciones de enzimas destinadas a una aplicación concreta. La preparación de enzima puede estar en forma de líquido, polvo o granulado. Preferiblemente, la preparación de enzima es medio de cultivo gastado. El "medio de cultivo gastado" se refiere al medio de cultivo del anfitrión que comprende las enzimas producidas. Preferiblemente, las células anfitrionas se separan de dicho medio después de la producción.

Según una realización de la invención la preparación de enzima comprende una mezcla de CBH, EG y BG, opcionalmente junto con xilanasas y/u otras enzimas. La CBH comprende una secuencia de aminoácidos que tiene una identidad de al menos 80% con la SEQ ID NO: 2, 4, 6 u 8 o con un fragmento enzimáticamente activo del mismo, y se puede obtener a partir de *Thermoascus aurantiacus*, *Acremonium thermophilum*, o *Chaetomium thermophilum*, mientras que EG, BG y xilanasas pueden ser de cualquier origen, incluyendo a partir de dichos

organismos. Otras enzimas que podrían estar presentes en la preparación son, p. ej. proteasas, amilasas, lacasas, lipasas, pectinasas, esterases y/o peroxidasas.

Se pueden utilizar mezclas y combinaciones de enzimas para adaptarse a diferentes condiciones del proceso. Por ejemplo, si el proceso de degradación se lleva a cabo a una temperatura alta, se eligen enzimas termoestables. Una combinación de una CBH de la familia 7 con una endoglucanasa de la familia 45, opcionalmente combinadas con una BG de la familia 3 y/o una xilanasas de la familia 10 tuvo un excelente rendimiento de hidrólisis tanto a 45°C, como a temperaturas elevadas.

Las enzimas celulolíticas de *Trichoderma reesei* se utilizan convencionalmente a temperaturas en el intervalo de aproximadamente 40-50°C en la hidrólisis, y a 30-40°C en SSF. La CBH, EG, BG y Xyn obtenibles de *Thermoascus aurantiacus*, *Acremonium thermophilum*, o *Chaetomium thermophilum* también son eficientes a estas temperaturas, pero además la mayoría de ellas también funciona extremadamente bien a temperaturas entre 50°C y 75°C, o incluso hasta 80°C y 85°C, tal como entre 55°C y 70°C, p. ej., entre 60°C y 65°C. Para tiempos de incubación cortos las mezclas de enzimas son funcionales incluso hasta 85°C, para la hidrólisis completa se utilizan normalmente temperaturas más bajas.

El método para el tratamiento de material celulósico con CBH, EG y BG y Xyn es especialmente adecuado para la producción de azúcares fermentables a partir de material lignocelulósico. Los azúcares fermentables se pueden fermentar a continuación por medio de levadura en etanol, y utilizar como combustible. También se pueden utilizar como intermedios o materias primas para la producción de diversos productos químicos o elementos esenciales para los procesos de la industria química, p. ej. en la denominada biorrefinería. El material lignocelulósico se puede pretratar antes de la hidrólisis enzimática para desorganizar la estructura de fibra de los sustratos celulósicos y hacer la fracción de celulosa más accesible a las enzimas celulolíticas. Los pretratamientos actuales incluyen procesos mecánicos, químicos o térmicos y sus combinaciones. El material puede ser pretratado por ejemplo mediante explosión de vapor o hidrólisis ácida.

Se encontraron diversos nuevos polipéptidos celulolíticos en *Thermoascus aurantiacus*, *Acremonium thermophilum*, y *Chaetomium thermophilum*. Los nuevos polipéptidos pueden comprender un fragmento que tiene actividad celulolítica y se pueden seleccionar del grupo que consiste en un polipéptido que comprende una secuencia de aminoácidos que tiene una identidad de al menos 66%, preferiblemente 70% o 75%, con la SEQ ID NO: 4, una identidad de 79% con la SEQ ID NO: 6, una identidad de 78% con la SEQ ID NO: 12, una identidad de 68%, preferiblemente 70% o 75%, identidad con la SEQ ID NO: 14, una identidad de 72%, preferiblemente 75%, con la SEQ ID NO: 16, una identidad de 68%, preferiblemente 70% o 75%, con la SEQ ID NO: 20, una identidad de 74% con la SEQ ID NO: 22 o 24, o una identidad de 78% con la SEQ ID NO: 26.

Los nuevos polipéptidos también pueden ser variantes de dichos polipéptidos. Una "variante" puede ser un polipéptido que se produce naturalmente, p. ej., en forma de una variante alélica dentro de la misma cepa, especie o género, o puede haber sido generado mediante mutagénesis. Puede comprender sustituciones, deleciones o inserciones de aminoácidos, pero todavía funciona de una manera sustancialmente similar a las enzimas definidas anteriormente, es decir, comprende un fragmento que tiene actividad celulolítica.

Los polipéptidos celulolíticos se producen normalmente en las células en forma de polipéptidos inmaduros que comprenden una secuencia señal que es escindida durante la secreción de la proteína. También pueden ser procesados adicionalmente durante la secreción, en el extremo N-terminal y/o extremo C-terminal para dar una proteína enzimáticamente activa, madura. Un polipéptido "que comprende un fragmento que tiene actividad celulolítica" significa por lo tanto que el polipéptido puede estar en forma inmadura o madura, preferiblemente está en forma madura, es decir, ha tenido lugar el procesamiento.

Los nuevos polipéptidos pueden ser, adicionalmente, un "fragmento de los polipéptidos o variantes" mencionados anteriormente. El fragmento puede ser la forma madura de las proteínas mencionadas anteriormente, o puede ser solamente una parte enzimáticamente activa de la proteína madura. De acuerdo con una realización de la invención, el polipéptido tiene una secuencia de aminoácidos que tiene una identidad de al menos 80, 85, 90, 95, o 99% con la SEQ ID NO: 22, o con un fragmento celulolíticamente activo del mismo. También puede ser un fragmento del mismo que tiene actividad celobiohidrolasa, endoglucanasa, xilanasas, o beta-glucosidasa. De acuerdo con otra realización de la invención, el polipéptido consiste esencialmente en un fragmento celulolíticamente activo de una secuencia de la SEQ ID NO: 22.

Los nuevos polinucleótidos pueden comprender una secuencia de nucleótidos de la SEQ ID NO: 3, 5, 11, 13, 15, 19, 21, 23 o 25, o una secuencia que codifica un nuevo polipéptido como se ha definido anteriormente, incluyendo hebras complementarias del mismo. Polinucleótido según se utiliza en la presente memoria se refiere tanto a ARN y ADN, y puede ser de hebra sencilla o de doble hebra. El polinucleótido también puede ser un fragmento de dichos polinucleótidos que comprende al menos 20 nucleótidos, p. ej. al menos 25, 30 o 40 nucleótidos. También puede tener al menos 100, 200 o 300 nucleótidos de longitud. Adicionalmente, el polinucleótido puede ser degenerado como resultado del código genético con respecto a una cualquiera de las secuencias definidas anteriormente. Esto significa que diferentes codones pueden codificar para el mismo aminoácido.

Según una realización de la invención el polinucleótido está "comprendido en" la SEQ ID NO: 21, lo que significa que la secuencia tiene al menos parte de la secuencia mencionada. Según otra realización de la invención, el polinucleótido comprende un gen similar al incluido en un microorganismo que tiene el número de acceso DSM 16725.

- 5 Las nuevas proteínas/polipéptidos se pueden preparar como se ha descrito anteriormente. Los nuevos polinucleótidos se pueden insertar en un vector, que es capaz de expresar el polipéptido codificado por la secuencia heteróloga, y el vector se puede insertar en una célula anfitriona capaz de expresar dicho polipéptido. La célula anfitriona es preferiblemente del género *Trichoderma* o *Aspergillus*.

- 10 Se ha introducido un gen heterólogo que codifica los nuevos polipéptidos en un plásmido en una cepa de *Escherichia coli* que tiene el número de acceso DSM 16725.

- 15 Las nuevas enzimas pueden ser componentes de una preparación de enzima. La preparación de enzima puede comprender uno o más de los nuevos polipéptidos, y puede estar, p. ej. en forma de medio de cultivo gastado, polvo, gránulos o líquido. Según una realización de la invención, comprende actividad celobiohidrolasa, endoglucanasa, beta-glucosidasa, y opcionalmente xilanasas y/o otras actividades enzimáticas. Puede comprender adicionalmente cualquier aditivo convencional.

- 20 Las nuevas enzimas se pueden aplicar en cualquier proceso que implique enzimas celulolíticas, tal como en la industria de combustibles, textil, detergentes, pasta de celulosa y papel, alimentos, forrajes o bebidas, y especialmente en la hidrólisis de material celulósico para la producción de biocombustible que comprende etanol. En la industria de la pasta de celulosa y el papel se pueden utilizar para modificar la fibra celulósica, por ejemplo, en el tratamiento de pasta kraft, pasta mecánica, o papel reciclado.

La invención se ilustra con los siguientes ejemplos no limitantes.

Ejemplos

Ejemplo 1. Escrutinio para determinar las cepas que expresan la actividad celulolítica y su cultivo para la purificación

- 25 Se sometieron a ensayo aproximadamente 25 cepas de hongos de la colección de cultivos Roal Oy para determinar la actividad celulolítica incluyendo beta-glucosidasas. Después del escrutinio preliminar se eligieron seis cepas para estudios posteriores. Estas fueron ALKO4239 y ALKO4242 de *Thermoascus aurantiacus*, ALKO4245 de *Acremonium thermophilum*, ALKO4246 de *Talaromyces thermophilus* y ALKO4261 y ALKO4265 de *Chaetomium thermophilum*.

- 30 Las cepas ALKO4239, ALKO4242 y ALKO4246 se cultivaron en matraces oscilantes a 42°C durante 7 días en el medio 3 x B, que contiene g/litro: celulosa Solka Floc 18, bagazo de destilería 18, xilano de espelta de avena 9, CaCO₃ 2, harina de soja 4,5, (NH₄)HPO₄ 4,5, salvado de trigo 3,0, KH₂PO₄ 1,5, MgSO₄·H₂O 1,5, NaCl 0,5, KNO₃ 0,9, goma garrofín 9,0, disolución de elementos traza Núm. 1 0,5, disolución de elementos traza Núm. 2 0,5 y Struktol (Stow, OH, USA) antiespumante 0,5 ml; el pH se ajustó a 6,5. La disolución de elementos traza Núm. 1 tiene g/litro: MnSO₄ 1,6, ZnSO₄·7H₂O 3,45 y CoCl₂·6H₂O 2,0; la disolución de elementos traza Núm. 2 tiene g/litro: FeSO₄·7H₂O 5,0 con dos gotas de H₂SO₄ concentrado.

La cepa ALKO4261 se cultivó en matraces oscilantes en el medio 1XB, que tiene un tercio de cada uno de los componentes del medio 3 x B (anterior), excepto que tiene mismas concentraciones de CaCO₃, NaCl y elementos traza. La cepa se cultivó a 45°C durante 7 d.

- 40 La cepa ALKO 4265 se cultivó en matraces oscilantes en el siguiente medio, g/l: celulosa Solka Floc 40, Pharmamedia™ (Traders Protein, Memphis, TN, USA) 10, polvo de aguas de infusión de maíz 5, (NH₄)₂SO₄ 5 y KH₂PO₄ 15; el pH se ajustó a 6,5. La cepa se cultivó a 45°C durante 7 d.

- 45 Después del cultivo las células y otros sólidos se recogieron por centrifugación y se recuperó el sobrenadante. Para los cultivos en matraz oscilante, se añadieron los inhibidores de proteasa PMSF (fluoruro de fenilmetil-sulfonilo) y pepstatina A a 1 mM y 10 µg/ml, respectivamente. Si no se utilizan inmediatamente, las preparaciones se almacenan en alícuotas a -20°C.

Para la estimación de la termoactividad de las enzimas, se realizaron análisis de las preparaciones de cultivo en matraz oscilante a 50°C, 60°C, 65°C, 70°C y 75°C durante 1 h, en presencia de 100 µg de albúmina de suero bovino (BSA)/ml como estabilizador. Se realizaron análisis preliminares a 50°C y 65°C a dos valores de pH diferentes (4,8/5,0 o 6,0) con el fin de aclarar qué pH era el más apropiado para el análisis de termoactividad.

- 50 Se analizaron todos los sobrenadantes de los matraces oscilantes para determinar las siguientes actividades:

Actividad de tipo celobiohidrolasa I ('CBHI') y actividad de tipo endoglucanasa I ('EGI'):

Éstas se midieron en tampón de acetato de Na 50 mM con MUL (4-metilumbeliferil-beta-D-lactósido) 0,5 mM como sustrato. Se añadió glucosa (100 mM) para inhibir cualquier actividad de beta-glucosidasa interferente. El 4-

metilumbeliferilo liberado se midió a 370 nm. Las actividades de 'CBHI' y 'EGI' se distinguieron midiendo actividad en presencia y ausencia de celobiosa (5 mM). La actividad que no es inhibida por celobiosa representa la actividad 'EGI' y la actividad MUL restante representa la actividad 'CBHI' (van Tilbeurgh *et al.*, 1988). El análisis se realizó a pH 5,0 o 6,0 (véase más abajo).

5 Actividad endoglucanasa (CMCasa):

Ésta se analizó carboximetilcelulosa (CMC) al 2% (p/v) como sustrato en tampón de citrato 50 mM esencialmente como describen Bailey y Nevalainen 1981; Haakana *et al.* 2004. Los azúcares reductores se midieron con el reactivo DNS. El análisis se realizó a pH 4,8 o 6,0 (véase más abajo).

Actividad beta-glucosidasa (BGU):

- 10 Ésta se analizó con 4-nitrofenil- β -D-glucopiranosido (1 mM) en tampón de citrato 50 mM como describen Bailey y Nevalainen 1981. El 4-nitrofenol liberado se midió a 400 nm. El análisis se realizó a pH 4,8 o 6,0 (véase más abajo).

Las actividades relativas de las enzimas se presentan en la Figura 1. Las actividades relativas se presentaron ajustando la actividad a 60°C como 100% (Figura 1). Todas las cepas produjeron enzimas, que tenían una actividad elevada a altas temperaturas (65°C-75°C).

- 15 Para las purificaciones de las proteínas, también se cultivó ALKO4242 en un biorreactor de 2 litros (Braun Biostat® B, Braun, Melsungen, Alemania) en el siguiente medio, g/litro: celulosa Solka Floc 40, harina de soja 10, NH_4NO_3 5, KH_2PO_4 5, $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ 0,5, $\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$ 0,05, disolución de elementos traza Núm. 1 0,5, disolución de elementos traza Núm. 2 0,5. La aireación a fue de 1 vvm, control antiespumante con Struktol, agitación a 200-800 rpm y temperatura a 47°C. Se hicieron circular dos lotes, uno a pH $4,7 \pm 0,2$ ($\text{NH}_3/\text{H}_2\text{SO}_4$) y el otro con un pH inicial de pH
- 20 4,5. El tiempo de cultivo fue de 7 d. Después del cultivo las células y otros sólidos se eliminaron mediante centrifugación.

- La cepa ALKO4245 se cultivó en un bioreactor de 2 litros (Braun Biostat® B, Braun, Melsungen, Alemania) en el siguiente medio, g/litro: celulosa Solka Floc 40, polvo de aguas de infusión de maíz 15, bagazo de destilería 5, xilano de espelta de avena 3, goma garrofín 3, $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ 5 y KH_2PO_4 5. El intervalo de pH fue de $5,2 \pm 0,2$ ($\text{NH}_3/\text{H}_2\text{SO}_4$),
- 25 aireación a 1 vvm, agitación a 300-600 rpm, control antiespumante con Struktol y temperatura de 42°C. El tiempo de cultivo fue de 4 d. Después del cultivo las células y otros sólidos se eliminaron mediante centrifugación.

- Para la purificación de la enzima, se cultivó ALKO4261 en un biorreactor de 10 litros (Braun Biostat® ED, Braun, Melsungen, Alemania) en el siguiente medio, g/litro: celulosa Solka Floc 30, bagazo de destilería 10, xilano de espelta de avena 5, CaCO_3 2, harina de soja 10, salvado de trigo 3,0, $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ 5, KH_2PO_4 5, $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ 0,5, NaCl 0,5, KNO_3 0,3, solución de elementos traza Núm. 1 0,5 y disolución de elementos traza Núm. 2 0,5. El intervalo de pH fue de $5,2 \pm 0,2$ ($\text{NH}_3/\text{H}_2\text{SO}_4$), aireación a 1 vvm, agitación a 200-600 rpm, control antiespumante con Struktol y temperatura de 42°C. El tiempo de cultivo fue de 5 d. Se cultivó un segundo lote en condiciones similares excepto que se añadió Solka Floc a 40 g/l y bagazo a 15 g/l. Los sobrenadantes se recuperaron mediante centrifugación y se
- 30 filtraron a través de filtros Seitz K-150 y EK (Pall SeitzSchenk Filtersystems GmbH, Bad Kreuznach, Alemania). El último sobrenadante se concentró aproximadamente diez veces utilizando el sistema ultrafiltración Pellicon Mini (filtro NMWL de 10 kDa; Millipore, Billerica, MA, USA).

- Para la purificación de la enzima, ALKO4265 también se cultivó en un biorreactor de 10 litros (Braun Biostat® ED, Braun, Melsungen, Alemania) en el mismo medio que antes, excepto que se añadió KH_2PO_4 a 2,5 g/l. El intervalo de pH fue de $5,3 \pm 0,3$ ($\text{NH}_3/\text{H}_3\text{PO}_4$), aireación a 0,6 vvm, agitación a 500 rpm, control antiespumante con Struktol y
- 40 temperatura de 43°C. El tiempo de cultivo fue de 7 d. Los sobrenadantes se recuperaron mediante centrifugación y se filtraron a través de filtros Seitz K-150 y EK (Pall SeitzSchenk Filtersystems GmbH, Bad Kreuznach, Alemania). El último sobrenadante se concentró aproximadamente 20 veces utilizando el sistema de ultrafiltración Pellicon Mini (filtro NMWL de 10 kDa; Millipore, Billerica, MA, USA).

- 45 Ejemplo 2. Purificación y caracterización de celobiohidrolasas de *Acremonium thermophilum* ALKO4245 y *Chaetomium thermophilum* ALKO4265

Se cultivaron *Acremonium thermophilum* ALKO4245 y *Chaetomium thermophilum* ALKO4265 como se ha descrito en el Ejemplo 1. Las principales celobiohidrolasas se purificaron utilizando una columna de afinidad basada en *p*-aminobencil-1-tio- β -celobiósido, preparada como describen Tomme *et al.*, 1988.

- Los sobrenadantes del cultivo se tamponaron en primer lugar en tampón de acetato de sodio 50 mM de pH 5,0, que contenía δ -gluconolactona 1 mM y glucosa 0,1 M con el fin de retardar la hidrólisis del ligando en presencia de β -glucosidasas. Las celobiohidrolasas se hicieron eluir con lactosa 0,1 M y finalmente se purificaron mediante
- 50 cromatografía de filtración en gel utilizando columnas Superdex 200 HR 10/30 en el sistema ÄKTA (Amersham Pharmacia Biotech). El tampón utilizado en la filtración de gel fue fosfato de sodio 50 mM de pH 7,0, que contenía cloruro de sodio 0,15 M.

Las celobiohidrolasas purificadas se analizaron mediante electroforesis en gel de poliacrilamida-SDS y se determinó que la masa molecular de ambas proteínas era de aproximadamente 70 kDa evaluada sobre la base de los patrones de masa molecular (Kit de calibración de bajo peso molecular, Amersham Biosciences). Las celobiohidrolasas de *Acremonium* y *Chaetomium* purificadas se denominaron Cel7A de At y Cel7A de Ct, respectivamente, siguiendo el esquema en Henrissat *et al.* (Henrissat, 1991; Henrissat y Bairoch, 1993).

La actividad específica de las preparaciones se determinó utilizando 4-metilumbeliferil- β -D-lactósido (MUL), 4-metilumbeliferil- β -D-celobiosido (MUG2) o 4-metilumbeliferil- β -D-celotriósido (MUG3) como sustrato (van Tilbeurgh *et al.*, 1988) en tampón de citrato sódico 0,05 M de pH 5 a 50°C durante 10 min. Las actividades endoglucanasa y xilanasa se determinaron mediante procedimientos normalizados (de acuerdo con la IUPAC, 1987) utilizando carboximetilcelulosa (CMC) y glucuronoxilano de abedul (Bailey *et al.*, 1992) como sustratos. La actividad específica frente a Avicel se calculó sobre la base de los azúcares reductores formados en una reacción de 24 horas a 50°C, pH 5,0, con sustrato al 1% y dosificación de enzima 0,25 μ M. El contenido de proteína de las preparaciones de enzima purificada se midió de acuerdo con Lowry *et al.*, 1951. Para caracterizar los productos finales de la hidrólisis, los azúcares solubles liberados en 24 h en el experimento de hidrólisis, como se ha descrito anteriormente, se analizaron mediante HPLC (Dionex). La celobiohidrolasa purificada I (CBHI/Cel7A) de *Trichoderma reesei* se utilizó como referencia.

Las actividades específicas de las enzimas purificadas y la de CBHI/Cel7A de *T. reesei* se presentan en la Tabla 1. Las celobiohidrolasas Cel7A de At y Cel7A de Ct purificadas poseen actividades específicas superiores frente a sustratos sintéticos pequeños en comparación con CBHI/Cel7A de *T. reesei*. La actividad específica frente a Avicel fue claramente superior con las enzimas descritas en la presente memoria. Las actividades bajas de las preparaciones de enzima purificada frente a xilano y CMC pueden ser o debidas a las propiedades de las proteínas por sí mismas, o al menos parcialmente a las pequeñas cantidades restantes de enzimas contaminantes. El principal producto final de hidrólisis de la celulosa por todas las enzimas purificadas fue la celobiosa lo que es típico de las celobiohidrolasas.

Tabla 1. Actividades específicas (nkat/mg) de las celobiohidrolasas purificadas y la enzima de referencia de *T. reesei* (50°C, pH 5,0, 24 h).

Sustrato	ALKO4245 Cel7A de <i>A. thermophilum</i>	ALKO4265 Cel7A de <i>C. thermophilum</i>	Cel7A de <i>T. reesei</i>
Xilano	11,3	6,7	1,3
CMC	26,2	5,5	1,0
Mug2	9,2	18,9	4,3
Mug3	1,3	1,5	0,9
MUL	21,5	54,0	21,9
Avicel	1,8	1,4	0,6

La estabilidad térmica de las celobiohidrolasas purificadas se determinó a diferentes temperaturas. La reacción se realizó en presencia de BSA al 0,1% a pH 5,0 durante 60 min utilizando 4-metilumbeliferil- β -D-lactósido como sustrato. ALKO4265 CBH/Cel7A de *C. thermophilum* y ALKO4245 CBH/Cel7A de *A. thermophilum* fueron estables hasta 65° y 60°C, respectivamente. La enzima de referencia de *T. reesei* (CBHI/Cel7A) conservó 100% de la actividad hasta 55°C.

Ejemplo 3. Purificación y caracterización de una endoglucanasa de *Acremonium thermophilum* ALKO4245

Se cultivó *Acremonium thermophilum* ALKO4245 como se ha descrito en el Ejemplo 1. El sobrenadante de cultivo se incubó a 70°C durante 24 horas después de lo cual se concentró mediante ultrafiltración. La endoglucanasa pura se obtuvo mediante purificación secuencial con cromatografía de interacción hidrófoba y de intercambio catiónico seguida de filtración en gel. La actividad endoglucanasa de las fracciones recogidas durante la purificación se determinó utilizando carboximetilcelulosa (CMC) como sustrato (Procedimiento de la IUPAC 1987). El contenido de proteína se midió mediante BioRad Assay Kit (Bio-Rad Laboratories) utilizando albúmina de suero bovino como patrón.

El sobrenadante de cultivo concentrado se aplicó a una columna de interacción hidrófoba HiPrep 16/10 Butyl FF equilibrada con tampón de fosfato de potasio 20 mM de pH 6,0, que contenía (NH₄)₂SO₄ 1 M. Las proteínas unidas

se hicieron eluir con el gradiente lineal desde el tampón anterior a fosfato de potasio 5 mM, pH 6,0. Las fracciones se recogieron y la actividad de endoglucanasa se determinó como se ha descrito anteriormente. La actividad endoglucanasa eluyó en una amplia zona de conductividad de 120 a 15 mS/cm.

5 Las fracciones combinadas se aplicaron a una columna de intercambio catiónico HiTrap SP XL equilibrada con acetato de sodio 8 mM, pH 4,5. Las proteínas unidas se hicieron eluir con un gradiente lineal de NaCl de 0 a 0,25 M en el tampón de equilibrado. La actividad endoglucanasa que contenía proteína se hizo eluir en la zona de conductividad de 3-7 mS/cm. Se repitió la cromatografía de intercambio catiónico y el eluato de la proteína se concentró mediante liofilización.

10 La muestra disuelta se cargó en una columna de filtración en gel Superdex 75 HR10/30 equilibrada con tampón de fosfato de sodio 20 mM de pH 7,0, que contenía NaCl 0,15 M. La fracción principal de la proteína se hizo eluir de la columna con el volumen de retención de 13,3 ml. Se estimó que el eluato de proteína era puro mediante electroforesis en gel de poliacrilamida-SDS y se evaluó que el peso molecular era de 40 kDa. Se determinó que la actividad específica de la proteína purificada, designada como EG_40 de *At*, a 50°C era 450 de nkat/mg (Procedimiento de la IUPAC 1987, utilizando como sustrato CMC).

15 La estabilidad térmica de la endoglucanasa purificada se determinó a diferentes temperaturas. La reacción se realizó en presencia de 0,1 mg/ml de BSA a pH 5,0 durante 60 min utilizando carboximetilcelulosa como sustrato. *A. thermophilum* EG_40/Cel45A fue estable hasta 80°C. Las enzimas de referencia de *T. reesei* EGI (Cel7B) y EGII (Cel5A) conservaron 100% de la actividad hasta 60°C y 65°C, respectivamente.

Ejemplo 4. Purificación de una endoglucanasa de *Chaetomium thermophilum* ALKO4261

20 Se cultivó *Chaetomium thermophilum* ALKO4261 como se ha descrito en el Ejemplo 1. La endoglucanasa pura se obtuvo mediante purificación secuencial con cromatografía de interacción hidrófoba y de intercambio catiónico seguida de filtración en gel. La actividad endoglucanasa de las fracciones recogidas durante la purificación se determinó utilizando carboximetilcelulosa (CMC) como sustrato (procedimiento de la IUPAC 1987).

25 Se añadió sulfato amónico al sobrenadante de cultivo para alcanzar la misma conductividad que fosfato de potasio 20 mM de pH 6,0, que contenía (NH₄)₂SO₄ 1 M. La muestra se aplicó a una columna de interacción hidrófoba HiPrep 16/10 Phenyl FF equilibrada con fosfato de potasio 20 mM de pH 6,0, que contenía (NH₄)₂SO₄ 1 M. La elución se llevó a cabo con un gradiente lineal de fosfato de potasio de 20 a 0 mM, pH 6,0, seguido de fosfato de potasio 5 mM, pH 6,0 y agua. Las proteínas unidas se hicieron eluir con un gradiente lineal de urea de 0 a 6 M. Las fracciones se recogieron y la actividad endoglucanasa se analizó como se ha descrito anteriormente. La proteína que contiene actividad endoglucanasa se hizo eluir al principio del gradiente de urea.

30 Las fracciones se combinaron, se equilibraron a Tris-HCl 16 mM, pH 7,5 (I = 1,4 mS/cm) mediante una columna 10DG (Bio-Rad) y se aplicó a una columna de intercambio aniónico HiTrap DEAE FF equilibrada con Tris-HCl 20 mM, pH 7,5. Las proteínas unidas se hicieron eluir con un gradiente lineal de NaCl de 0 a 1 M en el tampón de equilibrado. Las fracciones se recogieron y analizaron para determinar la actividad endoglucanasa como se ha descrito anteriormente. La proteína se hizo eluir en el intervalo de 10-20 mS/cm.

35 La muestra se equilibró a acetato de sodio 15 mM, pH 4,5 mediante una columna 10DG (Bio-Rad) y se aplicó a una columna de intercambio catiónico HiTrap SP XL equilibrada con acetato de sodio 20 mM de pH 4,5. Las proteínas se hicieron eluir con un gradiente lineal de acetato de sodio de 0 a 0,4 M, pH 4,5. La actividad endoglucanasa eluyó en el intervalo de 1-10 mS/cm. La muestra recogida se liofilizó.

40 La muestra se disolvió en agua y se aplicó a una columna de filtración en gel Superdex 75 HR 10/30 equilibrada con fosfato de sodio 20 mM de pH 6,0, que contenía NaCl 0,15 M. Las fracciones se recogieron y las que contenían actividad endoglucanasa se combinaron. Se estimó que el eluato de proteína era puro mediante electroforesis en gel de poliacrilamida-SDS y se evaluó que la masa molecular sobre la base de patrones de masa molecular (patrones de SDS-PAGE preteñidos, Broad Range, Bio-Rad) era de 54 kDa. Se determinó que el pI de la proteína purificada, denominada EG_54 de *Ct* con PhastSystem (Pharmacia) era aprox. 5,5.

Ejemplo 5. Purificación de una endoglucanasa de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242

50 Se cultivó *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242 como se ha descrito en el Ejemplo 1. La endoglucanasa pura se obtuvo mediante purificación secuencial con cromatografía de interacción hidrófoba y de intercambio aniónico seguida de filtración en gel. La actividad endoglucanasa de las fracciones recogidas durante la purificación se determinó utilizando carboximetilcelulosa (CMC) como sustrato (Procedimiento de la IUPAC 1987). El contenido de proteína se midió mediante BioRad Assay Kit (Bio-Rad Laboratories) utilizando albúmina de suero bovino como patrón.

55 El sobrenadante de cultivo se aplicó a una columna de interacción hidrófoba HiPrep 16/10 Butyl equilibrada con tampón fosfato de potasio 20 mM de pH 6,0, que contenía (NH₄)₂SO₄ 0,7 M. Las proteínas unidas se hicieron eluir con (NH₄)₂SO₄ 0,2 M (I = 39 mS/cm). Las fracciones que contenían actividad endoglucanasa se combinaron y se concentraron mediante ultrafiltración.

La muestra se desaló en columnas 10DG (Bio-Rad) y se aplicó a una columna de intercambio aniónico HiTrap DEAE FF equilibrada con Tris-HCl 15 mM, pH 7,0. Las proteínas unidas se hicieron eluir con un gradiente lineal de NaCl 0 a 0,4 M en el tampón de equilibrado. La proteína que contiene actividad endoglucanasa se hizo eluir en la zona de conductividad de 15-21 mS/cm. Las fracciones recogidas se combinaron y se concentraron como antes.

- 5 La muestra se aplicó a una columna de filtración en gel Sephacryl S-100 HR 26/60 equilibrada con tampón acetato de sodio 50 mM de pH 5,0, que contenía NaCl 0,05 M. La fracción de proteína que contenía actividad endoglucanasa se hizo eluir de la columna con un volumen de retención correspondiente a un peso molecular de 16 kDa. Las fracciones recogidas se combinaron, se concentraron y se repitió la filtración en gel. Se estimó que el eluato de proteína era puro mediante electroforesis en gel de poliacrilamida-SDS y se consideró que el peso molecular era de 28 kDa. Se determinó que el pI de la proteína purificada, denominada EG_28 de Ta, en un gel IEF (PhastSystem, Pharmacia) era de aproximadamente 3,5. Se determinó que la actividad específica de EG_28 de Ta a 50°C era de 4290 nkat/mg (Procedimiento de la IUPAC 1987, utilizando como sustrato CMC).

Ejemplo 6. Purificación y caracterización de una β -glucosidasa de *Acremonium thermophilum* ALKO4245

- 15 Se cultivó *Acremonium thermophilum* ALKO4245 como se ha descrito en el Ejemplo 1. La β -glucosidasa pura se obtuvo mediante purificación secuencial con cromatografía de interacción hidrófoba y de intercambio aniónico seguida de filtración en gel. La actividad β -glucosidasa de las fracciones recogidas durante la purificación se determinó utilizando 4-nitrofenil- β -D-glucopiranosido como sustrato (Bailey y Linko, 1990). El contenido de proteína se midió mediante BioRad Assay Kit (Bio-Rad Laboratories) utilizando albúmina de suero bovino como patrón.

- 20 El sobrenadante de cultivo se aplicó a una columna de Phenyl Sepharose FF de interacción hidrófoba HiPrep 16/10 equilibrada con fosfato de potasio 20 mM de pH 6,0, que contenía $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ 1 M. Las proteínas unidas se hicieron eluir con un gradiente lineal desde el tampón de equilibrado a fosfato de potasio 5 mM en la zona de conductividad de 137-16 mS/cm. Las fracciones recogidas se combinaron y se concentraron mediante ultrafiltración.

- 25 La muestra se desaló en columnas 10DG (Bio-Rad) y se aplicó a una columna de intercambio aniónico HiTrap DEAE FF equilibrada con fosfato de potasio 10 mM de pH 7,0. Las proteínas unidas se hicieron eluir con un gradiente lineal desde el tampón de equilibrado al mismo tampón que contenía NaCl 0,25 M en la zona de conductividad de 1,5-12 mS/cm. La cromatografía de intercambio aniónico se repitió como antes, excepto que se utilizó tampón de fosfato de potasio 4 mM de pH 7,2 mM. Las proteínas se hicieron eluir a la zona conductividad de 6-9 mS/cm. Las fracciones que contenían actividad de β -glucosidasa se recogieron, se combinaron y se concentraron.

- 30 El material activo de la cromatografía de intercambio aniónico se aplicó a una columna HR 26/60 Sephacryl S-300 equilibrada con fosfato de sodio 20 mM de pH 6,5, que contenía NaCl 0,15 M. La proteína con actividad β -glucosidasa se hizo eluir con un volumen de retención correspondiente a un peso molecular de 243 kDa. Se estimó que la proteína era pura mediante electroforesis en gel de poliacrilamida-SDS y se evaluó que el peso molecular era de 101 kDa. Se determinó que el pI de la proteína purificada, denominada A β G_101, en un gel IEF (PhastSystem, Pharmacia) estaba en la zona de 5,6-4,9. Se determinó que la actividad específica de β G_101 de At a 50°C era de 1100 nkat/mg (utilizando 4-nitrofenil- β -D-glucopiranosido como sustrato, Bailey y Linko, 1990).

La estabilidad térmica de la β -glucosidasa purificada se determinó a diferentes temperaturas. La reacción se realizó en presencia de 0,1 mg/ml de BSA a pH 5,0 durante 60 min utilizando 4-nitrofenil- β -D-glucopiranosido como sustrato. La β G_101 de *A. thermophilum* fue estable hasta 70°C. La enzima de referencia de *Aspergillus* (Novozym 188) conservó 100% de la actividad hasta 60°C.

- 40 Ejemplo 7. Purificación de una β -glucosidasa de *Chaetomium thermophilum* ALKO4261

Se cultivó *Chaetomium thermophilum* ALKO4261 como se ha descrito en el Ejemplo 1. La β -glucosidasa pura se obtuvo mediante purificación secuencial con cromatografía de interacción hidrófoba, de intercambio aniónico y catiónico seguida de filtración en gel. La actividad β -glucosidasa de las fracciones recogidas durante la purificación se determinó utilizando 4-nitrofenil- β -D-glucopiranosido como sustrato (Bailey y Linko, 1990).

- 45 El sobrenadante de cultivo se aplicó a una columna de interacción hidrófoba HiPrep 16/10 Phenyl Sepharose FF equilibrada con fosfato de potasio 20 mM de pH 6,0, que contenía $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ 0,8 M. La elución se llevó a cabo con un gradiente lineal desde tampón de equilibrado a fosfato de potasio 3 mM, pH 6,0, seguido de elución con agua y urea 6 M. Las primeras fracciones con actividad β -glucosidasa se hicieron eluir en la zona de conductividad de 80-30 mS/cm. La segunda actividad β -glucosidasa se hizo eluir con urea 6 M. Las fracciones activas eluidas mediante urea se reunieron y se desalaron en columnas 10DG (Bio-Rad) equilibradas con Tris-HCl 10 pH 7,0.

Después de la eliminación de las sales, la muestra se aplicó a una columna de intercambio aniónico HiTrap DEAE FF equilibrada con Tris-HCl 15 mM de pH 7,0. La proteína no se unió a la columna, sino que eluyó durante la introducción de la muestra. Esta fracción de flujo directo se desaló en columnas 10DG (Bio-Rad) equilibradas con acetato de Na 7 mM, pH 4,5.

- 55 La muestra de la cromatografía de intercambio aniónico se aplicó a una columna de intercambio catiónico HiTrap SP FF equilibrada con acetato de sodio 10 mM de pH 4,5. Las proteínas unidas se hicieron eluir con un gradiente lineal

de acetato de sodio de 10 mM a 400 mM, pH 4,5. Se recogieron las fracciones con actividad β -glucosidasa que eluyeron en la zona de conductividad de 6,5 a 12 mS/cm, se desalaron en columnas 10DG (Bio-Rad) equilibradas con acetato de sodio 7 mM, pH 4,5 y se liofilizaron.

- 5 La muestra liofilizada se diluyó hasta 100 μ l de agua y se aplicó a una columna de filtración en gel Superdex 75 HF10/30 equilibrada con fosfato de sodio 20 mM de pH 4,5, que contenía NaCl 0,15 M. La actividad β -glucosidasa se hizo eluir a un volumen de retención de 13,64 ml. Las fracciones recogidas se combinaron, se liofilizaron y se disolvieron en agua. Se estimó que la proteína era pura mediante electroforesis en gel de poliacrilamida-SDS y se consideró que el peso molecular era de 76 kDa. La proteína se denominó β G_76 de Ct.

Ejemplo 8. Purificación y caracterización de una β -glucosidasa de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242

- 10 Se cultivó *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242 como se ha descrito en el Ejemplo 1. La β -glucosidasa pura se obtuvo mediante purificación secuencial con cromatografía de interacción hidrófoba, de intercambio aniónico y catiónico seguida de filtración en gel. La actividad β -glucosidasa de las fracciones recogidas durante la purificación se determinó utilizando 4-nitrofenil- β -D-glucopiranosido como sustrato (Bailey y Linko, 1990). El contenido de proteína se midió por BioRad Assay Kit (Bio-Rad Laboratories) utilizando albúmina de suero bovino como patrón.
- 15 El sobrenadante de cultivo se aplicó a una columna de interacción hidrófoba HiPrep 16/10 Phenyl Sepharose FF equilibrada con fosfato de potasio 20 mM de pH 6,0, que contenía $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ 0,7 M. Las proteínas unidas se hicieron eluir con un gradiente lineal de $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ 0,2 M a fosfato de potasio 5 mM, pH 6,0. La actividad β -glucosidasa se hizo eluir durante el gradiente en la zona conductividad de 28,0 a 1,1 mS/cm. Las fracciones se combinaron y se concentraron mediante ultrafiltración.
- 20 La muestra se desaló en columnas 10DG (Bio-Rad) y se aplicó a una columna de intercambio aniónico HiTrap DEAE FF equilibrada con Tris-HCl 20 mM de pH 7,0. La enzima se hizo eluir con un gradiente lineal de NaCl de 0 a 0,2 M en el tampón de equilibrado y con elución retardada mediante Tris-HCl 20 mM, que contenía NaCl 0,4 M. La muestra que eluyó en la zona de conductividad de aprox. 10-30 mS/cm se concentró mediante ultrafiltración y se desaló mediante una columna 10DG (Bio-Rad).
- 25 La muestra se aplicó a una columna de intercambio catiónico HiTrap SP XL equilibrada con acetato de sodio 9 mM de pH 4,5. La enzima se hizo eluir con un gradiente lineal de NaAc 10 mM a 400 mM y mediante elución retardada utilizando NaAc 400 mM de pH 4,5. Las proteínas con actividad β -glucosidasa se hicieron eluir ampliamente durante el gradiente lineal en la zona de conductividad de 5,0 a 11,3 mS/cm.
- 30 El material activo de la cromatografía de intercambio catiónico se aplicó a una columna Sephacryl S-300 HR 26/60 equilibrada con fosfato de sodio 20 mM de pH 7,0, que contenía NaCl 0,15 M. La proteína con actividad β -glucosidasa se hizo eluir con un volumen de retención correspondiente a un peso molecular de 294 kDa. Las fracciones recogidas se combinaron, se liofilizaron y se disolvieron en agua. Se estimó que la proteína era pura mediante electroforesis en gel de poliacrilamida-SDS y se consideró que el peso molecular era de 81 kDa, que representaba muy probablemente la forma monomérica de la proteína. El enfoque isoeléctrico (IEF) se llevó a cabo utilizando un gel de pl 3-9. Después de la tinción con plata, se tiñó una amplia zona por encima de pl 5,85, además de una banda estrecha que correspondía a pl de 4,55. Se determinó que la actividad específica de la proteína purificada, denominada β G_81 de Ta, a 50°C era de 600 nkat/mg utilizando 4-nitrofenil- β -D-glucopiranosido como sustrato (Bailey y Linko, 1990).
- 35 La estabilidad térmica de la β -glucosidasa purificada se determinó a diferentes temperaturas. La reacción se realizó en presencia de 0,1 mg/ml de BSA a pH 5,0 durante 60 min. utilizando 4-nitrofenil- β -D-glucopiranosido como sustrato. La β G_81 de *T. aurantiacus* fue estable hasta 75°C. El enzima de referencia de *Aspergillus* (Novozym 188) conservó 100% de la actividad hasta 60°C.
- 40

Ejemplo 9. Purificación de una xilanasa de *Acremonium thermophilum* ALKO4245

- 45 Se cultivó *Acremonium thermophilum* ALKO4245 como se ha descrito en el Ejemplo 1. El sobrenadante del cultivo se incubó a 70°C durante 24 horas después de lo cual, se concentró mediante ultrafiltración. La xilanasa pura se obtuvo mediante purificación secuencial con cromatografía de interacción hidrófoba y de intercambio catiónico seguida de filtración en gel. La actividad xilanasa se determinó utilizando como sustrato xilano de abedul (Procedimiento de la IUPAC 1987). La proteína se analizó mediante BioRad Protein Assay Kit (Bio-Rad Laboratories) utilizando albúmina de suero bovino como patrón.
- 50 El sobrenadante de cultivo concentrado se aplicó a una columna de interacción hidrófoba HiPrep 16/10 Butyl FF equilibrada con tampón de fosfato de potasio 20 mM de pH 6,0, que contenía $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ 1 M. Las proteínas unidas se hicieron eluir con el gradiente lineal desde el tampón anterior a fosfato de potasio 5 mM, pH 6,0. La fracción de proteína se hizo eluir en una amplia zona de conductividad de 120 a 15 mS/cm.
- 55 La muestra de la columna de interacción hidrófoba se aplicó a una columna de intercambio catiónico HiTrap SP XL equilibrada con acetato de sodio 8 mM, pH 4,5. La proteína no se unió a esta columna, sino que eluyó en el flujo

directo durante la introducción de la muestra. Este eluato se concentró mediante ultrafiltración. La cromatografía hidrófoba se repitió como se ha descrito anteriormente. Las proteínas no unidas se recogieron y se liofilizaron.

La muestra disuelta se cargó en la columna de filtración en gel Superdex 75 HR10/30 equilibrada con tampón de fosfato de sodio 20 mM de pH 7,0, que contenía NaCl 0,15 M. Se estimó que la proteína eluida de la columna con el volumen de retención de 11,2 ml era pura mediante electroforesis en gel de poliacrilamida-SDS. Se consideró que la masa molecular de la proteína purificada sobre la base de los patrones de masa molecular (patrones SDS-PAGE teñidos previamente, Intervalo Amplio, Bio-Rad) era de 60 kDa. Se determinó que la actividad específica de la proteína, denominada XYN_60 de *At*, a 50°C era de 1800 nkat/mg (Procedimiento de la IUPAC 1987, utilizando como sustrato xilano de abedul). La actividad relativa aumentó aproximadamente 1,2 veces a 60°C y 1,65 veces a 70°C (10 min, pH 5,0) en comparación con 50°C. Las actividades específicas contra MUG2 (4-metilumbeliferil-β-D-celobiosido), MUL (4-metilumbeliferil-beta-D-lactósido) y MUG3 (4-metilumbeliferil-β-D-celotriósido) fueron de 54, 33 y 78 nkat/mg (50°C, pH 5,0, 10 min), respectivamente. Esto está de acuerdo con el hecho de que las xilanasas de la familia 10 también muestran actividad contra los arilglucopiranosidos (Biely *et al.* 1997).

Ejemplo 10. Purificación de una xilanasas de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242

Se cultivó *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242 como se ha descrito en el Ejemplo 1. La xilanasas pura se obtuvo mediante purificación secuencial con cromatografía de interacción hidrófoba, de intercambio aniónico y catiónico seguida de filtración en gel. La actividad xilanasas se determinó utilizando como sustrato xilano de abedul (Procedimiento de la IUPAC 1987). La proteína se analizó mediante BioRad Protein Assay Kit (Bio-Rad Laboratories) utilizando albúmina de suero bovino como patrón.

El sobrenadante de cultivo se aplicó a una columna de interacción hidrófoba HiPrep 16/10 Phenyl Sepharose FF equilibrada con tampón fosfato de potasio 20 mM de pH 6,0, que contenía (NH₄)₂SO₄ 0,7 M. Las proteínas unidas se hicieron eluir con un protocolo de elución de dos etapas. La elución se llevó a cabo dejando caer primero la concentración de sal a (NH₄)₂SO₄ 0,2 M y después de eso se aplicó un gradiente lineal de fosfato de potasio 20 mM de pH 6,0, que contenía (NH₄)₂SO₄ 0,2 M a fosfato de potasio 5 mM de pH 6,0. La proteína se hizo eluir con (NH₄)₂SO₄ 0,2 M (I = 39 mS/cm).

La muestra se desaló en columnas 10DG (Bio-Rad) y se aplicó a una columna de intercambio aniónico HiTrap DEAE FF equilibrada con Tris-HCl 15 mM, pH 7,0. La proteína no se unió a la columna de intercambio aniónico sino que eluyó en el flujo directo. La conductividad de la muestra se ajustó para que correspondiera a la de acetato de sodio 20 mM, pH 4,5 mediante adición de agua y el pH se ajustó a 4,5 durante la concentración mediante ultrafiltración.

La muestra se aplicó a una columna de intercambio catiónico HiTrap SP XL equilibrada con acetato de sodio 20 mM, pH 4,5. Las proteínas unidas se hicieron eluir con un gradiente lineal desde el tampón de equilibrado al mismo tampón que contenía NaCl 1 M. La enzima se hizo eluir en la zona de conductividad de 1-7 mS/cm. La muestra se liofilizó y después de eso se disolvió en agua.

La muestra liofilizada se disolvió en agua y se aplicó a una columna de filtración en gel Superdex 75 HR 10/30 equilibrada con fosfato de sodio 20 mM de pH 7,0, que contenía NaCl 0,15 M. La proteína se hizo eluir de la columna con un volumen de retención correspondiente a un peso molecular de 26 kDa. Se estimó que la proteína era pura mediante electroforesis en gel de poliacrilamida-SDS. La masa molecular de la proteína pura fue de 30 kDa según se evaluó sobre la base de patrones de masa molecular (patrones de SDS-PAGE teñidos previamente, Intervalo Amplio, Bio-Rad). Se determinó que el pI de la proteína purificada, denominada XYN_30 de *Ta* con PhastSystem (Pharmacia) era de aprox. 6,8. Se determinó que la actividad específica de XYN_30 de *Ta* a 50°C era de 4800 nkat/mg (Procedimiento de la IUPAC 1987, utilizando como sustrato xilano de abedul).

Ejemplo 11. Secuenciación de aminoácidos internos

Los péptidos internos se secuenciaron mediante ionización por electropulverización combinada con espectrometría de masas en tándem (ESI-MS/MS) utilizando un aparato Q-TOF1 (Micromass). La proteína se alquiló primero y se digirió en péptidos tripticos. Los péptidos generados se desalaron y se separaron parcialmente mediante nanocromatografía líquida (de fase inversa) antes de aplicarlos al aparato Q-TOF1. Las secuencias de los péptidos internos para las celobiohidrolasas de *Chaetomium thermophilum* y *Acremonium thermophilum* se muestran en la Tabla 2. Los péptidos de CBH de *Chaetomium* se obtuvieron después de haber clonado el correspondiente gen *CBH*. Los péptidos determinados de CBH de *Acremonium* no se utilizaron en la clonación del gen correspondiente.

Tabla 2. Secuencias de péptidos internos determinadas a partir de CBH (1_C - 4_C) de *Chaetomium thermophilum* ALKO4265 y de CBH (1_A - 4_A) de *Acremonium thermophilum* ALKO4245.

Péptido	Secuencia
Péptido 1_C	T P S T N D A N A G F G R
Péptido 2_C	V A F S N T D D F N R

Péptido	Secuencia
Péptido 3_C	F S N T D D F N R K
Péptido 4_C	P G N S L / I T Q E Y C D A Q / K K
Péptido 1_A	V T Q F I / L T G
Péptido 2_A	M G D T S F Y G P G
Péptido 3_A	C D P D G C D F N
Péptido 4_A	S G N S L / I T T D F

I/L = la leucina y la isoleucina tienen la misma masa molecular y no se pueden distinguir en el análisis ESI-MS/MS, Q/K = la masa molecular de la glutamina y la lisina difiere solo en 0,036 Da y no se pueden distinguir en el análisis ESI-MS/MS.

- 5 Las secuencias de péptidos internos de las endoglucanasas, β -glucosidasas y xilanasas purificadas de *Acremonium thermophilum* ALKO4245, *Chaetomium thermophilum* ALKO4261 y *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242 se enumeran en la Tabla 3, la Tabla 4 y la Tabla 5.

Tabla 3. Secuencias de péptidos internos determinadas a partir de las endoglucanasas EG_40 de *Acremonium thermophilum* ALKO4245, EG_54 de *Chaetomium thermophilum* ALKO4261 y EG_28 de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242.

Proteína	Péptido	Secuencia ^(a)
EG_40 de At	Péptido 1	Q S C S S F P A P L K P G C Q W R
	Péptido 2	Y A L T F N S G P V A G K
	Péptido 3	V Q C P S E L T S R
	Péptido 4	N Q P V F S C S A D W Q R
	Péptido 5	Y W D C C K P S C G W P G K
	Péptido 6	P T F T
EG_54 de Ct	Péptido 1	E P E P E V T Y Y V
	Péptido 2	Y Y L L D Q T E Q Y
	Péptido 3	R Y C A C M D L W E A N S R
	Péptido 4	P G N T P E V H P Q / K
	Péptido 5	S I / L A P H P C N Q / K
	Péptido 6	Q Q Y E M F R
EG_28 de Ta	Péptido 7	A L N D D F C R
	Péptido 8	W G N P P P R
	Péptido 1	I / L T S A T Q W L R
	Péptido 2	G C A I / L S A T C V S S T I / L G Q E R
	Péptido 3	P F M M E R
	Péptido 4	Q Y A V V D P H N Y G R

- 10 (a I/L = la leucina y la isoleucina tienen la misma masa molecular y no se pueden distinguir en el análisis ESI-MS/MS, Q/K = la masa molecular de la glutamina y la lisina difiere solo en 0,036 Da y no se pueden distinguir en el análisis ESI-MS/MS.

- 15 Tabla 4. Secuencias de péptidos internos determinados a partir de las beta-glucosidasas β G_101 de *Acremonium thermophilum* ALKO4245, β G_76 de *Chaetomium thermophilum* ALKO4261 y β G_81 de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242.

Proteína	Péptido	Secuencia ^(a)
β G_101 de At	Péptido 1	S P F T W G P T R

Proteína	Péptido	Secuencia ^(a)
	Péptido 2	V V V G D D A G N P C
	Péptido 3	A F V S Q L T L L E K
	Péptido 4	G T D V L I Y T P N N K
	Péptido 5	Q P N P A G P N A C V L I R
βG_76 de Ct	Péptido 1	E G L F I D Y R
	Péptido 2	P G Q S G T A T F R
	Péptido 3	E T M S S N V D D R
	Péptido 4	I A L V G S A A V V
	Péptido 5	M W L C E N D R
	Péptido 6	Y P Q L C L Q D G P L G I R
	Péptido 7	E L N G Q N S G Y P S I
βG_81 de Ta	Péptido 1	T P F T W G K
	Péptido 2	L C L Q D S L P G V R
	Péptido 3	G V D V Q L G P V A G V A P R
	Péptido 4	V N L T L E
	Péptido 5	F T G V F G E D V V G
	Péptido 6	N D L P L T G Y E K

(a I/L = la leucina y la isoleucina tienen la misma masa molecular y no se pueden distinguir en el análisis ESI-MS/MS)

Tabla 5. Secuencias de péptidos internos determinados a partir de las xilanasas XYN_60 de *Acremonium thermophilum* ALKO4245 y XYN_30 de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242.

Proteína	Péptido	Secuencia
XYN_60 de At	Péptido 1	Y N D Y N L E Y N Q K
	Péptido 2	F G Q V T P E N
	Péptido 3	V D G D A T Y M S Y V N N K
	Péptido 4	K P A W T S V S S V L A A K
	Péptido 5	S Q G D I V P R A K
XYN_30 de Ta	Péptido 1	V Y F G V A T D Q N R
	Péptido 2	N A A I I Q A D F G Q V T P E N S M K
	Péptido 3	G H T L V W H S Q L P S W V S S I T D K
	Péptido 4	N H I T T L M T R
	Péptido 5	A W D V V N E A F N E D G S L R
	Péptido 6	L Y I N D Y N L D S A S Y P K
	Péptido 7	A S T T P L L F D G N F N P K P A Y N A I V Q D L Q Q
	Péptido 8	Q T V F L N V I G E D Y I P I A F Q T A R

- 5 Ejemplo 12. Construcción de bibliotecas genómicas para *Thermoascus aurantiacus*, *Chaetomium thermophilum* y *Acremonium thermophilum*

Se prepararon las bibliotecas genómicas de *Chaetomium thermophilum* ALKO4265 y *Acremonium thermophilum* ALKO4245 para el vector Lambda DASH[®]II (Stratagene, USA) de acuerdo con las instrucciones del proveedor. Los ADN cromosómicos, aislados por el método de Raeder y Broda (1985), se digirieron parcialmente con *Sau* 3A. Los ADN digeridos también se fraccionaron por tamaños y los fragmentos del tamaño seleccionado (≈ 5-23 kb) se desfosforilaron y se ligaron a los brazos del vector lambda digerido con *Bam*HI. Las mezclas de ligación se empaquetaron utilizando extractos de empaquetamiento Gigapack III Gold de acuerdo con las instrucciones del

fabricante (Stratagene, USA). Los títulos de las bibliotecas genómicas de *Chaetomium thermophilum* y *Acremonium thermophilum* fueron de $3,6 \times 10^6$ pfu/ml y $3,7 \times 10^5$ pfu/ml y los de las bibliotecas amplificadas fueron de $6,5 \times 10^{10}$ pfu/ml y de $4,2 \times 10^8$ pfu/ml, respectivamente.

Se utilizó Lambda FIX[®] II/Xho I Partial Fill-In Vector Kit (Stratagene, USA) en la construcción de las bibliotecas genómicas para *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242 y *Chaetomium thermophilum* ALKO4261 de acuerdo con las instrucciones del proveedor. Los ADN cromosómicos, aislados mediante el método de Raeder y Broda (1985), se digirieron parcialmente con Sau3A. Los ADN digeridos se fraccionaron por tamaños y los fragmentos del tamaño seleccionado (≈ 6 -23 kb) se rellenaron y se ligaron a los brazos del vector Lambda FIX II digerido con XhoI. Las mezclas de ligación se empaquetaron utilizando extractos de empaquetamiento Gigapack III Gold de acuerdo con las instrucciones del fabricante (Stratagene, USA). Los títulos de las bibliotecas genómicas de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242 y *Chaetomium thermophilum* ALKO4261 fueron de $0,2 \times 10^6$ y $0,3 \times 10^6$ pfu/ml y los de las bibliotecas amplificadas fueron de $1,8 \times 10^9$ y $3,8 \times 10^9$ pfu/ml, respectivamente.

Ejemplo 13. Clonación de los genes de celobiohidrolasa (*CBH/cel7*) de *Thermoascus aurantiacus*, *Chaetomium thermophilum* y *Acremonium thermophilum*

Se utilizaron los métodos de biología molecular convencionales en el aislamiento y los tratamientos con enzima del ADN (plásmidos, fragmentos de ADN), en las transformaciones de *E. coli*, etc. Los métodos básicos utilizados se describen en los manuales de biología molecular convencionales, p. ej., Sambrook *et al.* (1989) y Sambrook y Russell (2001).

Las sondas para el escrutinio de las bibliotecas genómicas que se habían construido como se ha descrito en el Ejemplo 12 se amplificaron mediante PCR utilizando los ADN genómicos de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242, *Chaetomium thermophilum* ALKO4265 y *Acremonium thermophilum* ALKO4245 como moldes en las reacciones. Varios cebadores sometidos a ensayo en reacciones de PCR se diseñaron de acuerdo con la secuencia de nucleótidos publicada (documento WO 03/000941, Hong *et al.*, 2003b). Las mezclas de reacción de PCR contenían Tris-HCl 50 mM, pH 9,0, (NH₄)₂SO₄ 15 mM, Triton X-100 al 0,1%, MgCl₂ 1,5 mM, dNTP 0,2 mM, cada cebador 5 mM y 1 unidad de ADN polimerasa Dynazyme EXT (Finzymes, Finlandia) y $\approx 0,5$ -1 μ g del ADN genómico. Las condiciones para las reacciones de PCR fueron las siguientes: 5 min de desnaturalización inicial a 95°C, seguido de 30 ciclos de 1 min a 95°C, o bien 1 min de recocido a 62°C (gradiente de $\pm 8^\circ\text{C}$) para los moldes de *Thermoascus* ALKO4242 y *Chaetomium* ALKO4265 o 1 min de recocido a 58°C (gradiente de $\pm 6^\circ\text{C}$) para el molde de *Acremonium* ALKO4245, 2 min de extensión a 72°C y una extensión final a 72°C durante 10 min.

Los productos de ADN de los tamaños esperados (calculados a partir de las secuencias de *CBH* publicadas) se obtuvieron de todos los moldes genómicos utilizados. Los fragmentos de ADN de los tamaños esperados se aislaron de las reacciones de PCR más específicas y se clonaron en el vector pCR[®] Blunt-TOPO[®] (Invitrogen, USA). Los insertos se caracterizaron mediante secuenciación y llevando a cabo hibridaciones de transferencia Southern para los ADN genómicos digeridos con varias enzimas de restricción. Los fragmentos de PCR, que se eligieron para ser utilizados como sondas para el escrutinio de las bibliotecas genómicas de *Thermoascus aurantiacus*, *Chaetomium thermophilum* y *Acremonium thermophilum* se presentan en la Tabla 6.

Tabla 6. Cebadores utilizados en las reacciones de PCR y sondas seleccionadas para el escrutinio de los genes *CBH/cel7* de las bibliotecas genómicas de *Thermoascus aurantiacus*, *Chaetomium thermophilum* y *Acremonium thermophilum*. Se muestran el ADN molde genómico y el nombre del plásmido que contiene el fragmento sonda.

Gen	Cebador directo	Cebador inverso	ADN molde	Fragmento (kb)	Plásmido
<i>cbh</i> de Ta	TCEL11 atgcgaactggcgttggtggtcc	TCEL12 gaatttgagctagtgctgcacg	<i>Thermoascus</i> ALKO4242	0,8 kb	pALK1633
<i>cbh</i> de Ct	TCEL7 cgatgccaaactggcgctggac	TCEL8 ttcttggtggtgctgcacggtc	<i>Chaetomium</i> ALKO4265	0,8 kb	pALK1632
<i>cbh</i> de At	TCEL13 agctcgaccaactgctacacg	TCEL4 accgtgaactcttgctggtg	<i>Acremonium</i> ALKO4245	0,7 kb	pALK1634

Las secuencias de aminoácidos deducidas de todas estas sondas tenían homología con varias secuencias publicadas de CBH (programa BLAST, versión 2.2.9 del NCBI, National Center for Biotechnology Information; Altschul. *et al.*, 1990), de la familia 7 de glicósido hidrolasas (Henrissat, 1991; Henrissat y Bairoch, 1993).

Los insertos de los plásmidos enumerados en la Tabla 6 se marcaron con digoxigenina de acuerdo con las instrucciones del proveedor (Roche, Alemania), y las bibliotecas genómicas amplificadas (2×10^5 - 3×10^5 placas) se escrutaron con los fragmentos sonda marcados. La temperatura de hibridación para los filtros fue de 68°C y los filtros se lavaron 2 x 5 min a RT utilizando 2 x SSC - SDS al 0,1% seguido de 2 x 15 min a 68°C utilizando 0,1 x SSC

- SDS al 0,1% con las sondas homólogas utilizadas. Se obtuvieron varias placas positivas a partir de cada una de las hibridaciones. En el escrutinio de las bibliotecas genómicas de *Acremonium* ALKO4245, algunas de las placas positivas hibridaron fuertemente con la sonda en cuestión, pero, además, hubo una cantidad de placas que hibridaron más débilmente con las sondas. Esto sugirió que otro u otros genes de celobiohidrolasa podrían estar presentes en el genoma, causando una reacción cruzada. Se purificaron de cuatro a cinco placas que hibridaron fuertemente a partir de los escrutinios de las bibliotecas genómicas de *Thermoascus* ALKO4242 y *Chaetomium* ALKO4265. En el caso de *Acremonium thermophilum* ALKO4245, cuatro de las seis placas purificadas hibridaron débilmente con la sonda utilizada. Los ADN de fagos se aislaron y se caracterizaron mediante hibridaciones de transferencia Southern. Los fragmentos de restricción seleccionados que hibridaron con la sonda se subclonaron con el vector pBluescript II KS+ y se secuenciaron las regiones relevantes de los clones.

En total, se clonaron cuatro genes *cbh/cel7*; uno de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242, uno de *Chaetomium thermophilum* ALKO4265 y dos de *Acremonium thermophilum* ALKO4245 (en la fase temprana del trabajo, estos tenían los códigos At_cbh_C At_cbh_A y, a continuación, se denominaron At cel7 A y cel7B de At, respectivamente). La Tabla 7 resume la información sobre las sondas utilizadas para los escrutinios de los genes, los clones de fagos a partir de los cuales se aislaron los genes, los fragmentos de restricción seleccionados que contenían los genes completos con sus regiones promotoras y terminadoras, los nombres de los plásmidos, y los números de depósito DSM para las cepas de *E. coli* que portaban estos plásmidos.

Tabla 7. Sondas utilizadas para la clonación de los genes *cbh/cel7*, el clon de fago y los subclones seleccionados, el número de plásmido y el número de depósito de la correspondiente cepa de *E. coli*.

Gen	Sonda utilizada en el escrutinio	Clon de fago	Fragmento subclonado en pBluescript II	Número de plásmido	Núm. de depósito de <i>E. coli</i>
Cel7A de Ta	pALK1633	F12	XbaI de 3,2 kb	pALK1635	DSM 16723
Cel7A de Ct	pALK1632	F36	PvuI - HindIII de 2,3 kb	pALK1642	DSM 16727
cel7B de At	pALK1634	F6	EcoRI de 3,1 kb	pALK1646	DSM 16728
Cel7A de At	pALK1634	F2	XhoI de 3,4 kb	pALK1861	DSM 16729

La información relevante sobre los genes y las secuencias de proteínas deducidas (SEQ ID NO: 1-8) se resumen en la Tabla 8 y la Tabla 9, respectivamente.

Las secuencias de péptidos de las proteínas CBH purificadas de *Chaetomium thermophilum* ALKO4265 y *Acremonium thermophilum* ALKO4245 (Tabla 2) se encontraron partir de las secuencias de aminoácidos deducidas de los clones que contenían los genes Cel7A de Ct y Cel7A de At. Por lo tanto, se pudo concluir que los genes que codificaban las proteínas CBH/Cel7 purificadas de *Chaetomium thermophilum* y *Acremonium thermophilum* se habían clonado.

Tabla 8. Resumen de los genes *cbh/cel7* aislados de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242, *Chaetomium thermophilum* ALKO4265 y *Acremonium thermophilum* ALKO4245.

Gen Cbh	Longitud con intrones (pb) ^(a)	Región codificante (pb) ^(b)	Núm. de intrones	Longitudes de los intrones (pb)	SEQ ID NO:
Cel7A de Ta	1439	1371	1	65	1
Cel7A de Ct	1663	1596	1	64	7
cel7B de At	1722	1377	3	134, 122, 87	3
Cel7A de At	1853	1569	4	88, 53, 54, 86	5

(a) Está incluido el codón de PARADA.

(b) No está incluido el codón de PARADA.

Tabla 9. Resumen de las secuencias de aminoácidos deducidas de las secuencias de los genes *cbh/cel7* de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242, *Chaetomium thermophilum* ALK4265 y *Acremonium thermophilum* ALK04245. ss, secuencia señal.

Proteína CBH	Núm. de aa	Longitud de ss NN/HMM ^(a)	CBD C-terminal ^(b)	PM pronosticado (Da, no incluida ss) ^(c)	pl pronosticado (no incluida ss)	Supuestos sitios de N-glicosilación ^(d)	SEQ ID NO:
Cel7A de Ta	457	17/17	NO	46873	4,44	2	2
Cel7A de Ct	532	18/18	SI, T497 a L532	54564	5,05	3	8
Cel7B de At	459	21/21	NO	47073	4,83	2	4
Cel7A de At	523	17/17	SI, Q488 a L523	53696	4,67	4	6

(a La predicción de la secuencia señal se realizó utilizando el programa SignalP V3.0 (Nielsen *et al.*, 1997; Bendtsen. *et al.*, 2004); el valor NN se obtuvo utilizando redes neuronales y el valor HMM utilizando modelos ocultos de Markov.

(b Se indican el dominio de unión a celulosa (CBD), los aminoácidos de la región CBD C-terminal (M1 (se incluye en la numeración la Met Núm. 1))

(c No se incluyó la secuencia señal pronosticada. La predicción fue hecha utilizando la herramienta Compute pI/MW del servidor ExPASy (Gasteiger *et al.*, 2003).

(d Número de secuencias NXS/T.

Las secuencias de aminoácidos deducidas de Cel7A de *Thermoascus aurantiacus* y Cel7A de *Acremonium thermophilum* (núcleo, sin el CBD) eran muy homólogas entre sí (analizadas mediante el alineamiento global de Needleman-Wunsch, EMBOSS 3.0.0 Needle, con Matrix EBLOSUM62, Penalización por Hueco 10,0 y Penalización por extensión 0,5; Needleman y Wunsch, 1970). Además, la Cel7A de *Acremonium thermophilum* deducida tenía una identidad menor con la Cel7A de *Chaetomium thermophilum* deducida. La Cel7B de *Acremonium thermophilum* fue muy distinta de las secuencias de CBH/Cel7 de la invención.

La secuencia de Cel7A de *Chaetomium* deducida poseía las identidades más altas (analizadas mediante alineamiento global de Needleman-Wunsch, EMBOSS Needle, véase más arriba) con los polipéptidos de CBHI de *Chaetomium thermophilum*, *Scytalidium thermophilum* y *Thielavia australiensis* descritos en el documento WO 03/000941. Del mismo modo, la secuencia de Cel7A de *Thermoascus aurantiacus* deducida era altamente idéntica a la de CBHI publicada de *Thermoascus aurantiacus* (documento WO 03/000941, Hong *et al.*, 2003b). Cel7B de *Acremonium thermophilum* tenía identidades significativamente inferiores a las secuencias previamente publicadas, estando más estrechamente relacionada con el polipéptido de CBHI de *Oryza sativa*. Los mayores homólogos de la secuencia de Cel7A de *Acremonium thermophilum* deducida fueron con los polinucleótidos de CBHI de *Exidia gladiosa* y *Acremonium thermophilum* (documento WO 03/000941). El alineamiento indica que las secuencias clonadas de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242, *Chaetomium thermophilum* ALKO4265 y *Acremonium thermophilum* ALKO4245 codifican las proteínas CBH que tienen alta homología con los polipéptidos de la familia 7 de glicosido hidrolasas, por lo tanto, éstas se denominaron Cel7A o Cel7B (Henrissat *et al.* 1998).

La comparación de las secuencias de aminoácidos deducidas de los genes *CBH/cel 7* de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242, *Chaetomium thermophilum* ALKO4265 y *Acremonium thermophilum* ALKO4245 y *Thielavia* entre sí, y adicionalmente con las secuencias encontradas en las bases de datos, se muestran en la Tabla 10.

Tabla 10. Secuencias con una homología más alta con las secuencias de aminoácidos deducidas de los genes *CBH/cel 7* de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242, *Chaetomium thermophilum* ALKO4265 y *Acremonium thermophilum* ALKO4245. El alineamiento se realizó utilizando el alineamiento global Needleman-Wunsch (EMBLOSUM62, Penalización por hueco 10,0, Penalización por extensión 0,5). * indica una secuencia de aminoácidos derivada de uno de los genes celobiohidrolasa clonados en este trabajo. 'Central' indica el alineamiento sin el CBD.

Organismo, enzima y número de acceso	Identidad, (%)
*Thermoascus aurantiacus Cel7A	100,0
<i>Thermoascus aurantiacus</i> , AY840982	99,6
<i>Thermoascus aurantiacus</i> , AX657575	99,1

Organismo, enzima y número de acceso	Identidad, (%)
<i>Thermoascus aurantiacus</i> , AF421954	97,8
<i>Talaromyces emersonii</i> , AY081766	79,5
<i>Chaetomidium pingtungium</i> , AX657623	76,4
<i>Trichophaea saccata</i> , AX657607	73,4
* <i>Acremonium thermophilum</i> Cel7A (núcleo)	70,6
<i>Emericella nidulans</i> , AF420020 (núcleo)	70,4
* <i>Chaetomium thermophilum</i> Cel7A (núcleo)	66,4
*<i>Chaetomium thermophilum</i> Cel7A	100,0
<i>Chaetomium thermophilum</i> , AY861347	91,9
<i>Chaetomium thermophilum</i> , AX657571	91,7
<i>Scytalidium thermophilum</i> , AX657627	74,7
<i>Thielavia australiensis</i> , AX657577	74,6
<i>Acremonium thermophilum</i> , AX657569	72,3
<i>Exidia glandulosa</i> , AX657613	68,0
* <i>Acremonium thermophilum</i> Cel7A	66,9
* <i>Thermoascus aurantiacus</i> Cel7A (núcleo)	66,4
<i>Exidia glandulosa</i> , AX657615	60,8
<i>Chaetomium pingtungium</i> , AX657623	60,7
* <i>Acremonium thermophilum</i> Cel7B (núcleo)	60,2
*<i>Acremonium thermophilum</i> Cel7B	100,0
<i>Oryza sativa</i> , AK108948	66,1
<i>Exidia glandulosa</i> , AX657615	65,0
<i>Acremonium thermophilum</i> , AX657569 (núcleo)	64,8
<i>Thermoascus aurantiacus</i> , AX657575	64,8
* <i>Acremonium thermophilum</i> Cel7A	64,6
* <i>Thermoascus aurantiacus</i> Cel7A	64,4
<i>Trichophaea saccata</i> , AX657607	63,6
* <i>Chaetomium thermophilum</i> Cel7A (núcleo)	60,2
*<i>Acremonium thermophilum</i> Cel7A	100,0
<i>Exidia glandulosa</i> , AX657613	77,9
<i>Exidia glandulosa</i> , AX657615	77,9
<i>Acremonium thermophilum</i> , AX657569	77,5
<i>Thielavia australiensis</i> , AX657577	71,0
* <i>Thermoascus aurantiacus</i> Cel7A (núcleo)	70,6
<i>Scytalidium thermophilum</i> , AX657627	67,5
<i>Chaetomium thermophilum</i> , AX657571	67,5
<i>Chaetomium pingtungium</i> , AX657623	67,3
* <i>Chaetomium thermophilum</i> Cel7A	66,9
* <i>Acremonium thermophilum</i> Cel7B (núcleo)	64,6

Se construyeron plásmidos de expresión para la producción de las proteínas CBH/Cel7 recombinantes de *Thermoascus aurantiacus* (Cel7A de Ta), *Chaetomium thermophilum* (Cel7A de Ct) y *Acremonium thermophilum* (Cel7A de At, Cel7B de At; en la fase inicial del trabajo estas proteínas tenían los códigos temporales CBH_C de At y CBH_A de At, respectivamente). Los plásmidos de expresión contruidos se enumeran en la Tabla 11. Los genes *cbh1cel7* recombinantes, incluyendo sus propias secuencias señal, se fusionaron exactamente con el promotor de *cbh1* (cel7A) de *T. reesei* mediante PCR. La terminación de la transcripción se garantizó por medio del terminador de cel7A de *T. reesei* y el gen marcador *amdS* de *A. nidulans* se utilizó para la selección de los transformantes como describen Paloheimo *et al.* (2003). Los casetes de expresión lineal (Fig. 2), se aislaron de las cadenas principales del vector después de la digestión con *EcoRI* y se transformaron en protoplastos A96 y A98 de *T. reesei* (ambas cepas tienen suprimidos los genes que codifican las cuatro celulasas principales CBHI/Cel7A, CBHII/Cel6A, EGI/Cel7B y EGII/Cel5A). Las transformaciones se realizaron como en Penttilä *et al.* (1987) con las modificaciones descritas en Karhunen *et al.* (1993), seleccionando con acetamida como única fuente de nitrógeno. Los transformantes se purificaron sobre placas de selección a través de conidios individuales antes de su esporulación sobre PD.

Tabla 11. Casetes de expresión contruidos para producir las proteínas CBH/Cel7 de *Thermoascus aurantiacus* ALK04242 (Cel7A de Ta), *Chaetomium thermophilum* ALKO4265 (Cel7A de Ct), y *Acremonium thermophilum* ALKO4245 (Cel7A de At, Cel7B de At) en *Trichoderma reesei*. La estructura general de los casetes de expresión fue la descrita en la Fig. 2. Los genes *cbh1cel7* clonados se fusionaron exactamente con el promotor *cbh1/cel7A* de *T. reesei*.

CBH/Cel7	Plásmido de expresión	Tamaño del casete de expresión ^(a)	terminador de cel7A ^(b)
Cel7A de Ta	pALK1851	9,0 kb	245 pb (<i>XbaI</i>)
Cel7A de Ct	pALK1857	9,2 kb	240 pb (<i>HindIII</i>)
Cel7B de At	pALK1860	9,4 kb	361 pb (<i>EcoRI</i>)
Cel7A de At	pALK1865	9,5 kb	427 pb (<i>EcoRV</i>)

(a El casete de expresión para la transformación de *T. reesei* se aisló de la cadena principal del vector utilizando la digestión con *EcoRI*.

(b Número de nucleótidos de la región terminadora de *cbh1/cel7A* genómico después del codón de parada. El sitio de restricción en el extremo 3', utilizado en la escisión del fragmento de gen genómico, se incluye en el paréntesis.

La producción de CBH/Cel7 de los transformantes se analizó a partir de los sobrenadantes de cultivo de los cultivos en matraz oscilante (50 ml). Los transformantes se cultivaron durante 7 días a 28°C en un medio inductor de celulosa a base de complejo de lactosa (Joutsjoki *et al.* 1993) tamponado con KH_2PO_4 al 5%. La actividad celobiohidrolasa se analizó utilizando sustrato de 4-metilumbeliferil- β -D-lactósido (MUL) de acuerdo con van Tilbeurgh *et al.*, 1988. Los genotipos de los transformantes seleccionados se confirmaron utilizando transferencias Southern en las que se incluyeron varios productos digeridos genómicos y el casete de expresión respectivo se utilizó como sonda. Se analizó la expresión heteróloga de las proteínas Cel7A de Ta, Cel7A de Ct, Cel7A de At y Cel7B de At mediante SDS-PAGE con la posterior tinción de Coomassie. Las conclusiones de que no se pudiera detectar ninguna actividad celobiohidrolasa o la producción de proteína heteróloga en SDS-PAGE para los transformantes de Cel7B de At que contenía el casete de expresión integrado, sugieren que Cel7B de At es producida por debajo de los niveles de detección en *Trichoderma* utilizando el diseño experimental descrito.

Las preparaciones de enzima CBH/Cel7 recombinante se caracterizaron en términos de pH óptimo y de estabilidad térmica. El pH óptimo de las proteínas CBH/Cel7 recombinantes de *Thermoascus aurantiacus*, *Chaetomium thermophilum*, y *Acremonium thermophilum* se determinó en el tampón universal de McIlvaine dentro de un intervalo de pH de 3,0-8,0 utilizando 4-metilumbeliferil- β -D-lactósido (MUL) como sustrato (Fig. 3A). El pH óptimo para las enzimas Cel7A de Ct y Cel7A de At se encuentra en 5,5, por encima del cual la actividad comienza a disminuir gradualmente. El pH óptimo de Cel7A de Ta bruta recombinante se encuentra en 5,0 (Fig. 3A). La estabilidad térmica de las enzimas Cel7 recombinantes se determinó midiendo la actividad MUL en tampón universal de McIlvaine, al pH óptimo con un tiempo de reacción de 1 h. Como se muestra a partir de los resultados Cel7A de Ta y Cel7A de Ct conservaron más de 60% de sus actividades a 70°C, mientras que Cel7A de At demostró claramente ser menos estable a las temperaturas más altas ($\geq 65^\circ\text{C}$) (Fig. 3B).

Los transformantes de CBH/Cel7 seleccionados se cultivaron biorreactores de laboratorio a 28°C en el medio indicado anteriormente durante 3-4 días con un pH de control de $4,4 \pm 0,2$ ($\text{NH}_3/\text{H}_3\text{PO}_4$) para obtener material para las pruebas de aplicación. Los sobrenadantes se recuperaron mediante centrifugación y se filtraron a través de filtros Seitz K-150 y EK (Pall SeitzSchenk Filtersystems GmbH, Bad Kreuznach, Alemania).

Ejemplo 15. Producción de las proteínas de fusión Cel7A + CBD de *Thermoascus aurantiacus* recombinante en *T. reesei*

Se fusionó Cel7A de *Thermoascus aurantiacus* (AF478686, Hong *et al.*, 2003b; SEQ ID NO: 1) con el conector y CBD de CBHI/Cel7A de *Trichoderma reesei* (AR088330, Srisodsuk *et al.* 1993) (= CBD de Tr), seguido de la

producción de la proteína de fusión (SEQ ID NO: 28 que corresponde al ácido nucleico de la SEQ ID NO: 27) en *T. reesei* como se describe en FI20055205/US 11/119526; presentado el 29 de Abril 2005. Además, Cel7A de *Thermoascus aurantiacus* se fusionó con el conector y el CBD de Cel7A de *Chaetomium thermophilum* (SEQ ID NO: 7) (CBD de Ct). Para ello, se sintetizaron la secuencia codificante del conector y el CBD de Cel7A de *Chaetomium thermophilum* mediante PCR utilizando los siguientes cebadores:

5'-TTAAACATATGTTATCTACTCCAACATCAAGGTCGGACCCATCGGCTC-GACCGTCCCTGGCCTTGAC-3'
(secuencia directa)

y

5'-TATATGCGGCCGCAAGCTTTACCATCAAGTTACTCCAGCAAATCAGGG-AACTG-3' (secuencia inversa).

- 10 La mezcla de reacción de PCR contenía 1 x tampón de reacción de DyNAzyme™ EXT (Finnzymes, Finlandia), Mg²⁺ 15 mM, dNTP 0,2 mM, 2 µM de cada cebador, 0,6 unidades de ADN polimerasa DyNAzyme™ EXT (Finnzymes, Finlandia), y aproximadamente 75 ng/30 µl de ADN molde, que contenía el gen *cel7A* completo de *Chaetomium thermophilum*. Las condiciones para la reacción de PCR fueron las siguientes: 2 min. de desnaturalización inicial a 98°C, seguido de 30 ciclos de 30 seg. a 98°C, 30 seg. de recocido a 68°C (gradiente de ± 4°C), 30 segundos de extensión a 72°C y una extensión final a 72°C durante 10 min. El fragmento de ADN específico en la reacción de 15 PCR se obtuvo a un intervalo de temperatura de recocido entre 64°C a 68,5°C. El fragmento CBD sintetizado de *Chaetomium thermophilum* se ligó después del gen *cel7A* de *Thermoascus aurantiacus* dando como resultado un punto de unión de GPIGST entre los dominios. El fragmento amplificado por PCR del plásmido se confirmó mediante secuenciación (SEQ ID NO: 29). El gen fusión *cel7A* construido se fusionó exactamente al promotor de *cbh1* (*cel7A*) de *T. reesei*. La terminación de la transcripción se aseguró por medio del terminador de *cel7A* de *T. reesei* y se utilizó el gen marcador *amdS* de *A. nidulans* para la selección de los transformantes como se describe en Paloheimo *et al.* (2003).

- 25 El casete de expresión lineal se aisló de la cadena principal del vector después de la digestión con *NotI* y se transformó en protoplastos A96 de *T. reesei*. Las transformaciones se realizaron como en Penttilä *et al.* (1987) con las modificaciones descritas en Karhunen *et al.* (1993), con la selección de acetamida como única fuente de nitrógeno. Los transformantes se purificaron en placas de selección a través de conidios individuales antes de la su esporulación sobre PD.

- 30 Se analizó la producción Cel7A + CBD (SEQ ID NO. : 28 y 30) de *Thermoascus aurantiacus* de los transformantes a partir de los sobrenadantes de cultivo de los cultivos en matraz oscilante (50 ml). Los transformantes se cultivaron durante 7 días en un medio inductor de celulasa complejo (Joutsjoki *et al.* 1993) tamponado con 5% de KH₂PO₄ a pH 5,5. La actividad de celobiohidrolasa se analizó utilizando sustrato de 4-metilumbeliferil-β-D-lactósido (MUL) de acuerdo con van Tilbeurgh *et al.*, 1988. Los genotipos de los transformantes seleccionados se confirmaron utilizando transferencias Southern en las que se habían incluido diversos productos digeridos genómicos y el casete de expresión se utilizó como sonda. Los análisis de SDS-PAGE mostraron que las enzimas Cel7A + CBD de 35 *Thermoascus aurantiacus* recombinante se habían producido en forma de proteínas de fusión estables en *T. reesei*.

- El transformante seleccionado que producía la proteína de fusión Cel7A de Ta + CBD de Tr (SEQ ID NO: 28) también se cultivó en un biorreactor 2 litros a 28°C en el medio indicado anteriormente durante 3-4 días con control de pH a 4,4 ± 0,2 (NH₃/H₃PO₄) para obtener material para las pruebas de aplicación. Los sobrenadantes se recuperaron mediante centrifugación y se filtraron a través de filtros Seitz K-150 y EK (Pall SeitzSchenk 40 Filtersystems GmbH, Bad Kreuznach, Alemania).

Ejemplo 16. Comparación de las constantes de Michaelis-Menten y de inhibición de celobiosa de celobiohidrolasas recombinantes purificadas

- Las constantes de Michaelis-Menten y de inhibición de la celobiosa se determinaron a partir de las celobiohidrolasas producidas de manera heteróloga en *T. reesei* (Ejemplos 14 y 15). Las enzimas se purificaron como se describe en el Ejemplo 2. Las concentraciones de proteína de las enzimas purificadas se midieron mediante su absorción a 280 nm utilizando un coeficiente de extinción molar teórico, que se evaluó a partir de las secuencias de aminoácidos (Gill y von Hippel, 1989).

- Las constantes cinéticas (valores Km y kcat) y la constante de inhibición de celobiosa (Ki) para CBH/Cel7A de Tr, CBH/Cel7A de Ta, CBH/Cel7A de At y CBH/Cel7A de Ct, se midieron utilizando CNPLac (2-Cloro-4-nitrofenil-β-D-lactósido) como sustrato a la temperatura ambiente (22°C) en tampón de fosfato de sodio 50 mM, pH 5,7. Para la determinación de la constante de inhibición (Ki), se utilizaron ocho concentraciones de sustrato diferentes (31 a 4000 µM) en presencia de un intervalo de cinco concentraciones de inhibidor (0-100 µM o 0-400 µM), que agrupen el valor de Ki. Todos los experimentos se realizaron en placas de microtitulación y el volumen de reacción total fue de 200 µl. Las tasas iniciales se midieron en cada caso mediante control continuo de la liberación del anión de cloro-nitrofenolato (CNP, 2-cloro-4-nitrofenolato) a través de mediciones a 405 nm utilizando un lector de placas de microtitulación Varioscan (ThermoLabsystems). Los resultados se calcularon a partir de la curva patrón de CNP (de 0 a 100 µM). Las concentraciones de enzima utilizadas fueron: CBH/Cel7A de Tr 2,46 µM, CBH/Cel7A de Ta 1,58 µM, CBH/Cel7A de Ct 0,79 µM y CBH/Cel7A de At 3 µM. Las constantes Km y kcat se calcularon a partir del ajuste

de la ecuación de Michaelis-Menten utilizando el programa de Origen. Se utilizaron diagramas de Lineweaver-Burk, regráficos "replots" (pendiente de LWB frente a [glc2; celobiosa]) y diagramas de Hanes para distinguir entre la inhibición de tipo competitivo y mixta y para determinar las constantes de inhibición (K_i).

Los resultados de las mediciones cinéticas se muestran en la Tabla 12 y la Tabla 13. Como se puede observar, CBH/Cel7A de Ct tiene claramente el número de recambio más alto (k_{cat}) sobre CNPLac y también la constante de especificidad (k_{cat}/K_m) es mayor en comparación con CBH/Cel7A de *T. reesei*. La celobiosa (glc2) es un inhibidor competitivo para todas las celulasas medidas, y la CBH/Cel7A de Tr (utilizada como control) tiene la inhibición más fuerte (es decir, el valor de K_i más bajo) por celobiosa. La CBH/Cel7A de At tuvo una constante de inhibición 7 veces mayor en comparación con el de CBH/Cel7A de Tr. Estos resultados indican que las tres nuevas celobiohidrolasas podrían funcionar mejor en la hidrólisis de celulosa debido a la disminución de la inhibición por celobiosa en comparación con la celobiohidrolasa I de Cel7A de *Trichoderma reesei*.

Tabla 12. Comparación de las constantes de inhibición de celobiosa de cuatro celobiohidrolasas de la familia 7 de GH, medidas sobre CNPLac en tampón de fosfato de sodio 50 mM de pH 5,7, a 22°C.

Enzima	K_i (μ M)	Tipo de inhibición
Cel7A de Ct	39	competitiva
Cel7A de Ta	107	competitiva
Cel7A de At	141	competitiva
Cel7A de Tr	19	competitiva

Tabla 13. Comparación de las constantes cinéticas de Michaelis-Menten de celobiohidrolasa Cel7A de *Chaetomium thermophilum* con CBH/Cel7A de *T. reesei*, medidas sobre CNPLac en tampón de fosfato de sodio 50 mM de pH 5,7, a 22°C.

Enzima	k_{cat} (min^{-1})	K_m (μ M)	k_{cat}/K_m ($\text{min}^{-1} \text{M}^{-1}$)
Cel7A de Ct	18,8	1960	9,5 103
Cel7A de Tr	2,6	520	5,0 103

Ejemplo 17. Hidrólisis de celulosa cristalina (Avicel) por las celobiohidrolasas recombinantes

Las celobiohidrolasas recombinantes purificadas Cel7A de Ct, Cel7A de Ta, Cel7A de Ta+CBD de Tr, Cel7A de Ta+CBD de Ct, Cel7A de At así como la versión núcleo de Cel7A de Ct (véase más adelante) se sometieron a ensayo en cantidades equimolares en la hidrólisis de celulosa cristalina a dos temperaturas, 45°C y 70°C; la Cel7A de Tr de *T. reesei* purificada y su versión núcleo (véase más adelante) se utilizaron como comparación. Los análisis de hidrólisis de la celulosa cristalina (Ph 101, Avicel; Fluka, Bucsh, Suiza) se llevaron a cabo en acetato de sodio 50 mM en un tubo con escala de 1,5 ml, pH 5,0. Se aplicó movimiento oscilante a Avicel a 45°C o a 70°C, con la disolución de enzima (1,4 μ M), y el volumen final de la mezcla de reacción fue de 325 μ l. La hidrólisis siguió hasta 24 horas tomando muestras en seis momentos diferentes y deteniendo la reacción mediante la adición de 163 μ l de reactivo de parada que contenía 9 vol de etanol del 94% y 1 vol de glicina 1 M (pH 11). La disolución se filtró a través de una unidad de filtración Millex GV13 de 0,22 μ m (Millipore, Billerica, MA, USA). La formación de azúcares reductores solubles en el sobrenadante se determinó mediante el método de la hidrazida de ácido para-hidroxibenzoico (PAHBAH) (Lever, 1972) utilizando una curva patrón de celobiosa (celobiosa de 50 a 1600 μ M). Se añadió una disolución de PAHBAH 0,1 M (Sigma-Aldrich, St. Louis, MO, USA) de nueva aportación en NaOH 0,5 M (100 μ l) a 150 μ l de la muestra filtrada y se hirvió durante 10 minutos después de lo cual la disolución se enfrió sobre hielo. Se midió la absorbancia de las muestras a 405 nm.

Las versiones núcleo de las celobiohidrolasas que albergan un CBD en su forma nativa se obtuvieron como sigue: Cel7A de Ct y Cel7A de Tr fueron expuestas a digestión proteolítica para eliminar el dominio de unión a celulosa. La digestión con papaína (Papaya Latex, 14 U/mg, Sigma) de las celobiohidrolasas nativas se realizó a 37°C durante 24 h en una mezcla de reacción compuesta de L-cisteína 10 mM y EDTA 2 mM en tampón de acetato de sodio 50 mM (pH 5,0) con la adición de papaína (se sometieron a ensayo dos concentraciones de papaína: una cantidad de una quinta parte o una décima parte de papaína con respecto a la cantidad total de la Cel7A en la mezcla de reacción). La proteína núcleo resultante se purificó con una columna de intercambio aniónico DEAE Sepharose FF (Farmacia, Uppsala, Suecia) como se ha descrito anteriormente. El producto se analizó en SDS-PAGE.

Los resultados de hidrólisis a 45°C y 70°C se muestran en la Figura 4 y la Figura 5, respectivamente. Los resultados muestran claramente que todas las celobiohidrolasas muestran una hidrólisis más rápida y más completa a ambas

temperaturas en comparación con la celobiohidrolasa Cel7A de *T. reesei* del estado de la técnica. A 70°C, las celobiohidrolasas termoestable de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242 y *Chaetomium thermophilum* ALKO4265 son superiores en comparación con Cel7A de *T. reesei*, también en el caso en el que el núcleo de Cel7A de *Thermoascus* está conectado al CBD de Cel7A de *T. reesei* (Cel7A de Ta + CBD de Tr). Resultó sorprendente que las celobiohidrolasas aisladas y clonadas en este trabajo sean superiores, cuando albergan un CBD, en la velocidad y la formación del producto en la hidrólisis de celulosa cristalina también a la temperatura de hidrólisis convencional de 45°C cuando se comparó con la celobiohidrolasa del estado de la técnica de Cel7A (CBHI) de *T. reesei* a la misma concentración de la enzima. Los resultados también están de acuerdo con las preparaciones de enzima (Cel7A de At y Cel7A de Ct), que se purificaron a partir de los anfitriones originales y se sometieron a ensayo en la hidrólisis de Avicel (50°C, 24 h) (Ejemplo 2, Tabla 1).

Ejemplo 18. Clonación de genes de endoglucanasa de *Acremonium thermophilum* ALKO4245, *Chaetomium thermophilum* ALKO4261, y *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242

Se utilizaron métodos convencionales de biología molecular como se ha descrito en el Ejemplo 13. La construcción de las bibliotecas genómicas de *Acremonium*, *Chaetomium*, y *Thermoascus* se ha descrito en el Ejemplo 12.

Los péptidos derivados de endoglucanasas purificadas de *Acremonium* y *Chaetomium* comparten homología con varias endoglucanasas de la familia 45 de glicosilhidrolasas tales como la endoglucanasa Cel45A de *Melanocarpus albomyces* (AJ515703) y la endoglucanasa de *Humicola insolens* (A35275), respectivamente. Los péptidos derivados de la endoglucanasa de *Thermoascus* comparten casi 100% de identidad con la secuencia de la endoglucanasa EG1 de *Thermoascus aurantiacus* (AF487830) publicada. Para amplificar una sonda para el escrutinio de las bibliotecas genómicas de *Acremonium* y *Chaetomium*, se diseñaron cebadores degenerados basándose en las secuencias de los péptidos. El orden de los péptidos en la secuencia de la proteína y la naturaleza efectora o antisentido correspondiente de los cebadores se dedujeron a partir de la comparación con las endoglucanasas publicadas homólogas. Las secuencias de los cebadores y los péptidos correspondientes se enumeran en la Tabla 14. Debido a una identidad de casi 100% de los péptidos de *Thermoascus* con la secuencia publicada, el gen de la endoglucanasa se amplificó mediante PCR directamente a partir del ADN genómico.

Tabla 14. Oligonucleótidos sintetizados y utilizados como cebadores de PCR para amplificar una sonda para el escrutinio de los genes *cel45A* (EG_40) de *Acremonium thermophilum* y *cel7B* (EG_54) de *Chaetomium thermophilum* a partir de las bibliotecas genómicas correspondientes.

Proteína	Péptido	Localización del cebador ^(a)	Secuencia del cebador ^(b)
EG_40 de At	Péptido 5	1—6	TAYTGGGAYTGYTGAAARCC
	WFQNADN ^(c)		RTTRTCNGCRTTYTGAAACCA
EG_54 de Ct	Péptido 7	3—7	GCAAGCTTCGRCARAARTCRTCRTT ^(d)
	Péptido 2	5—9	GGAATTCGAYCARACNGARCARTA ^(e)

(a) aminoácidos del péptido utilizado para el diseño de la secuencia del cebador

(b) N = A, C, G, o T; R = A o G, Y = C o T

(c) El péptido no deriva de la proteína EG_40 purificada de *Acremonium*, pero se origina a partir de la secuencia Cel45A de *M. albomyces* (AJ515703) homóloga a EG_40.

(d) Se añadió un sitio de restricción *HindIII* al extremo 5' del oligonucleótido

(e) Se añadió un sitio de restricción *EcoRI* al extremo 5' del oligonucleótido

Se amplificó la sonda específica del gen *cel45A* de *Acremonium thermophilum* para escrutar la biblioteca genómica con los cebadores directo (TAYTGGGAYTGYTGAAARCC) e inverso (RTTRTCNGCRTTYTGAAACCA) utilizando ADN genómico como molde. Las mezclas de reacción de PCR contenían Tris-HCl 50 mM, pH 9,0, (NH₄)₂SO₄ 15 mM, Triton X-100 al 0,1%, MgCl₂ 1,5 mM, dNTP 0,1 mM, 0,5 µg de cada cebador, 1 unidad de ADN polimerasa Dynazyme EXT (Finnzymes, Finlandia) y aproximadamente 0,5 µg de ADN genómico de *Acremonium*. Las condiciones para las reacciones de PCR fueron las siguientes: 5 min de desnaturalización inicial a 95°C, seguido de 30 ciclos de 1 min a 95°C, 1 min de recocido a 50-60°C, 2 min de extensión a 72°C y una final extensión a 72°C durante 10 min. Para la amplificación de la sonda específica de gen *cel7B* de *Chaetomium thermophilum* (que codifica EG_54 de Ct), se utilizaron un cebador directo (GGAATTCGAYCARACNGARCARTA) y un cebador inverso (GCAAGCTTCGRCARAARTCRTCRTT). Las mezclas de reacción de PCR contenían Tris-HCl 10 mM, pH 8,8, KCl 50 mM, Triton X-100 al 0,1%, MgCl₂ 1,5 mM, dNTP 0,2 mM, 250 pmol de cada cebador, 2 unidades de ADN polimerasa Dynazyme II (Finnzymes, Finlandia) y aproximadamente 2 µg de ADN genómico de *Chaetomium*. Las

condiciones para la reacción de PCR fueron las descritas anteriormente, excepto que el recocido se realizó a 45-50°C.

Se obtuvieron dos productos de PCR a partir de la reacción de PCR de *Acremonium*. Se aislaron fragmentos de ADN de aproximadamente 0,6 kb y 0,8 kb de gel de agarosa y se clonaron en el vector pCR4-TOPO® TA (Invitrogen, USA), dando como resultado los plásmidos pALK1710 y pALK1711, respectivamente. Los productos de ADN se caracterizaron por secuenciación y realizando hibridaciones mediante transferencia Southern con el ADN genómico de *Acremonium* digerido con varias enzimas de restricción. Los patrones de hibridación obtenidos con los dos fragmentos en condiciones de lavado rigurosas sugieren que los dos supuestos genes de endoglucanasa podrían ser escrutados a partir de la biblioteca genómica de *Acremonium*. Las secuencias de aminoácidos deducidas de los dos productos de PCR tienen homología con varias secuencias publicadas de endoglucanasa de la familia 45 de glicosilhidrolasa (programa BLAST del Nacional Center for Biotechnology Information; Altschul *et al.*, 1990).

Se obtuvo un producto de PCR del tamaño esperado (estimado a partir de la secuencia de endoglucanasa homóloga de *Humicola insolens*, A35275) a partir de la reacción de PCR de *Chaetomium*. Este fragmento de ADN de aproximadamente 0,7 kb se clonó en el vector pCR4-TOPO® TA (Invitrogen, USA) dando como resultado el plásmido pALK2005 y se analizó como se ha descrito anteriormente. La secuencia de aminoácidos deducida del producto de la PCR tiene homología con varias secuencias de celulasa publicadas de la familia de 7 glicosilhidrolasa (programa BLAST, versión 2.2.9 en el NCBI, Nacional Center for Biotechnology Information; Altschul *et al.*, 1990).

El inserto de los plásmidos pALK1710, pALK1711, pALK2005 y se aisló mediante digestión con enzimas de restricción y se marcó con digoxigenina de acuerdo con las instrucciones del proveedor (Roche, Alemania). Se escrutaron aproximadamente $1-2 \times 10^5$ placas de la biblioteca genómica amplificada de *Acremonium* o *Chaetomium*. La temperatura de hibridación fue de 68°C y los filtros se lavaron 2 x 5 min a RT utilizando 2 x SSC - SDS al 0,1% seguido de 2 x 15 min a 68°C utilizando 0,1 x SSC - SDS al 0,1%. Se obtuvieron varias placas positivas, de las cuales de cinco a seis placas que hibridación fuertemente se purificaron a partir de cada escrutinio. Los ADN de los fagos se aislaron y se analizaron mediante hibridación por transferencia Southern. Los fragmentos de restricción que hibridaban con la sonda se subclonaron en el vector pBluescript II KS + (Stratagene, USA) y se secuenciaron las porciones relevantes. En todos los casos el fragmento de fago subclonado contiene el gen completo de interés. La Tabla 15 resume la información de las sondas utilizadas para el escrutinio de los genes de endoglucanasa, los clones de fagos a partir de los cuales se aislaron los genes, los fragmentos de restricción seleccionados que contenían los genes completos con sus regiones promotora y terminadora, los nombres de los plásmidos que contenían el fragmento del fago subclonado, y los números de depósito de la colección de cultivos Deutsche Sammlung von und Mikroorganismen Zellkulturen GmbH (DSMZ) de cepas de *E. coli* que portaban estos plásmidos.

Tabla 15. Sondas utilizadas para la clonación del gen de la endoglucanasa, clon del fago y subclón seleccionados, nombre del plásmido y el número de depósito correspondiente de la cepa de *E. coli*.

Gen	Biblioteca genómica	Sonda utilizada en el escrutinio	Clon de fago	Fragmento subclonado	Plásmido	Núm. de depósito de <i>E. coli</i>
ce45A de At	<i>A. thermophilum</i>	pALK1710	P24	SmaI de 5,5 kb	pALK1908	DSM 17324
	ALKO4245					
ce45B de At	<i>A. thermophilum</i>	pALK1711	P41	XhoI de 6,0 kb	pALK1904	DSM 17323
	ALKO4245					
ce7B de Ct	<i>C. thermophilum</i>	pALK2005	P55	BamHI de 5,1 kb	pALK2010	DSM 17729
	ALKO4261					

El gen *ce5A* de *Thermoascus aurantiacus* (que codificaba EG_28) (SEQ ID NO: 9) se amplificó directamente a partir del ADN genómico aislado mediante reacción de PCR. los cebadores directo (ATTAACCGCGGACTGCGCATCATGAAGCTCGGCTCTCTCGTGCTC) e inverso (AACTGAGGCATAGAACTGACGTCATATT) que se utilizaron para la amplificación se diseñaron basándose en el gen *eg1* de *T. aurantiacus* publicado (AF487830). Las mezclas de reacción PCR contenían 1 x tampón Phusion HF, dNTP 0,3 mM, 0,5 M de cada cebador, 2 unidades de ADN polimerasa Phusion TM (Finnzymes, Finlandia) y aproximadamente 0,25 µg de ADN genómico de *Thermoascus*. Las condiciones para las reacciones de PCR fueron las siguientes: 5 min de desnaturalización inicial a 95°C, seguido de 25 ciclos de 30 s a 95°C, 30 s de recocido a 57-67°C, 2,5 minutos de extensión a 72°C y una extensión final a 72°C durante 5 min. El producto de 1,3 kb amplificado que contenía el gen exacto (del codón de INICIO al de PARADA) se clonó como un fragmento SacII-PstI en el vector pBluescript II KS +. Se secuenciaron dos clones independientes y un clon se seleccionó y se denominó pALK1926. El número de depósito de la cepa de *E. coli* que contenía pALK1926 en la colección de cultivos Deutsche Sammlung von und Mikroorganismen Zellkulturen GmbH es DSM 17326.

La información relevante de los genes y las secuencias de proteínas deducidas (SEQ ID NO: 9-16) se resumen en la Tabla 16 y la Tabla 17, respectivamente. Las secuencias peptídicas de las endoglucanasas EG_40 de *Acremonium* (gen *cel45A* de At), EG_54 de *Chaetomium* (gen *cel7B* de Ct), y EG_28 de *Thermoascus* (gen *cel5A* de Ta) se encontraron en las correspondientes secuencias de aminoácidos deducidas de los genes clonados confirmando que se clonaron los genes apropiados.

Tabla 16 Resumen de los genes de endoglucanasa aislados de *Acremonium thermophilum*, *Chaetomium thermophilum*, y *Thermoascus aurantiacus*.

Gen de Endoglucanasa	Longitud con intrones (pb) ^(a)	Región codificante (pb) ^(b)	Núm. de intrones	Longitudes de intrones (pb)	SEQ ID NO:
<i>cel45A</i> de At	1076	891	2	59, 123	11
<i>cel45B</i> de At	1013	753	2	155, 102	13
<i>cel7B</i> de Ct	1278	1275	-	-	15
<i>cel5A</i> de Ta	1317	1005	5	55, 60, 59, 74, 61	9

(a) El codón de PARADA está incluido.

(b) El codón de PARADA no está incluido.

Tabla 17. Resumen de las secuencias deducidas de las endoglucanasas de *Acremonium thermophilum*, *Chaetomium thermophilum*, y *Thermoascus aurantiacus*. ss, secuencia señal.

Proteína endoglucanasa	Núm. de aa	Longitud de la ss de NN/HMM ^(a)	CBD ^(b)	PM pronosticado (Da, ss no incluida) ^(c)	pl pronosticado (ss no incluida)	Supuestos sitios de N-glicosilación ^(d)	SEQ ID NO:
EG_40 de At	297	21/21	Si, K265 a L297	28625	4,79	2	12
De tipo EG_40 de At	251	20/20	No	23972	6,11	2	14
EG_54 de Ct	425	17/17	No	45358	5,44	1	16
EG_28 de Ta	335	30(e	No	33712	4,30	1	10

(a) La predicción de la secuencia señal se realizó utilizando el programa SignalP V3.0 (Nielsen *et al.*, 1997; Bendtsen *et al.*, 2004); el valor NN se obtuvo utilizando redes neuronales y el valor HMM utilizando modelos ocultos de Markov.

(b) Se indican la presencia de un dominio de unión a celulosa en la proteína, los aminoácidos del CBD C-terminal (numeración de acuerdo con el polipéptido completo)

(c) La secuencia señal pronosticada no está incluida. La predicción se realizó utilizando la herramienta Compute pI/MW en el servidor ExPASy (Gasteiger *et al.*, 2003).

(d) Los supuestos sitios de N-glicosilación N-X-S/T se pronosticaron utilizando el programa NetNGlyc 1.0 (Gupta *et al.*, 2004).

(e) De acuerdo con Hong *et al.* 2003a.

Las secuencias de proteínas deducidas de las endoglucanasas EG_40 (Cel45A de At) y de tipo EG_40 (Cel45B de At) de *Acremonium*, EG_54 (Cel7B de Ct) de *Chaetomium*, y EG_28 (Cel5A de Ta) de *Thermoascus* comparten homología con celulasas de la familia 45 (*Acremonium*), la familia 7 (*Chaetomium*), y la familia 5 (*Thermoascus*) de glicosilhidrolasa, identificando de este modo los genes aislados como miembros de estas familias de genes. Las homologías más cercanas de las endoglucanasas EG_40/Cel45A y de tipo EG_40/Cel45B de *Acremonium* son endoglucanasas de *Thielavia terrestris* (CQ827970, identidad del 77,3%) y *Myceliophthora thermophila* (AR094305, identidad de 66,9%), respectivamente (Tabla 18). Las dos endoglucanasas aisladas de la familia 45 de *Acremonium* comparten una identidad de solo 53,7% entre sí. De estas enzimas sólo EG_40/Cel45A contiene un dominio de unión a celulosa (CBD).

La homología más próxima para la secuencia de proteína pronosticada de la endoglucanasa EG_54/Cel7B de *Chaetomium* se encuentra en la secuencia de celulasa Cel7A *Melanocarpus albomyces* (AJ515704). La identidad entre estas dos secuencias de proteínas es 70,6%.

La secuencia de la proteína de la endoglucanasa aislada *Thermoascus aurantiacus* es completamente idéntica a la de la EGI publicada de *T. aurantiacus* (AF487830, Tabla 18). La homología más próxima se encontró en una secuencia de β -glucanasa de *Talaromyces emersonii* (AX254752, identidad de 71,1%).

- 5 Tabla 18. Comparación de las endoglucanasas EG_40, de tipo EG_40/Cel45B de *Acremonium thermophilum*, EG_54/Cel7B de *Chaetomium thermophilum* y EG_28/Cel5A de *Thermoascus aurantiacus* con sus contrapartes homólogas. Este alineamiento se realizó utilizando el programa de Needle del paquete de programas EMBOSS. *Indica una endoglucanasa codificada por un gen clonado en este trabajo.

Organismo, enzima, y número de acceso	Identidad (%)
<i>Acremonium thermophilum</i> EG_40	100,0
<i>Thielavia terrestris</i> EG45, CQ827970	77,3
<i>Melanocarpus albomyces</i> Cel45A, AJ515703	75,3
<i>Neurospora crassa</i> , hipotético XM_324477	68,9
<i>Humicola grisea</i> var <i>thermoidea</i> , EGL3, AB003107	67,5
<i>Humicola insolens</i> EG5, A23635	67,3
<i>Myceliophthora thermophila</i> fam 45, AR094305	57,9
* <i>Acremonium thermophilum</i> de tipo EG_40	53,7
<i>Acremonium thermophilum</i> de tipo EG_40	100,0
<i>Myceliophthora thermophila</i> fam 45, AR094305	66,9
<i>Magnaporthe grisea</i> 70-15 hipotético, XM_363402	61,9
<i>Thielavia terrestris</i> EG45, CQ827970	
* <i>Acremonium thermophilum</i> EG_40	56,8
<i>Melanocarpus albomyces</i> Cel45A, AJ515703	53,7
	52,8
<i>Chaetomium thermophilum</i> EG_54	100,0
<i>Melanocarpus albomyces</i> Cel7A, AJ515704	70,6
<i>Humicola grisea</i> var <i>thermoidea</i> EGI, D63516	68,8
<i>Humicola insolens</i> EGI, AR012244	67,7
<i>Myceliophthora thermophila</i> EGI, AR071934	61,7
<i>Fusarium oxysporum</i> var <i>lycopercisi</i> EGI, AF29210	53,5
<i>Fusarium oxysporum</i> EGI, AR012243	52,6
<i>Thermoascus aurantiacus</i> EG_28	100,0
<i>Thermoascus aurantiacus</i> EG, AX812161	100,0
<i>Thermoascus aurantiacus</i> EGI, AY055121	99,4
<i>Talaromyces emersonii</i> β -glucanasa, AX254752	71,1
<i>Talaromyces emersonii</i> EG, AF440003	70,4
<i>Aspergillus niger</i> EG, A69663	70,1
<i>Aspergillus niger</i> EG, A62441	69,9
<i>Aspergillus niger</i> EG, AF331518	69,6
<i>Aspergillus aculeatus</i> EGV, AF054512	68,5

Ejemplo 19. Producción de endoglucanasas recombinantes en *Trichoderma reesei*

- 10 Se construyeron plásmidos de expresión para la producción de las proteínas recombinantes EG_40/Cel45A, de tipo EG_40/Cel45B de *Acremonium*, y EG_28/Cel5A de *Thermoascus* como se ha descrito en el Ejemplo 14. Los casetes de expresión lineales (Tabla 19) se aislaron de la cadena principal del vector mediante digestión con enzimas de

restricción, se transformaron en *T. reesei* A96 y los transformantes se purificaron como se ha descrito en el Ejemplo 14.

Tabla 19 Casetes de expresión contruidos para la producción de las endoglucanasas EG_40/Cel45A, de tipo EG_40/Cel45B de *Acremonium thermophilum* y EG_28/Cel5A de *Thermoascus aurantiacus* en *Trichoderma reesei*. La estructura esquemática de los casetes de expresión se describe en la Figura 2.

Endoglucanasa	Plásmido de expresión	Tamaño del casete de expresión ^(a)	Terminador heterólogo ^(b)
EG_40 de At	pALK1920	<i>NotI</i> 10,9 kb	156 pb (<i>HindIII</i>)
De tipo EG_40 de At	pALK1921	<i>EcoRI</i> 8,6 kb	282 pb (<i>SspI</i>)
EG_28 de Ta	pALK1930	<i>NotI</i> 8,6 kb	ninguno

(a) El casete de expresión para la transformación en *T. reesei* se aisló a partir de la cadena principal del vector mediante digestión con *EcoRI* o *NotI*.

(b) Se indica el número de nucleótidos después del codón de PARADA del gen clonado que se incluyen en el casete de expresión. El sitio de restricción en la región 3' del gen que se utilizó en la construcción del casete de expresión se indica entre paréntesis.

La producción de endoglucanasa de los transformantes se analizó a partir de los sobrenadantes de cultivo de cultivos en matraz oscilante (50 ml). Los transformantes se cultivaron como en el Ejemplo 14 y la actividad enzimática de la proteína recombinante se midió a partir del sobrenadante de cultivo como la liberación de azúcares reductores a partir de carboximetilcelulosa (2% (p/v) de CMC) a 50°C en tampón de citrato 50 mM de pH 4,8 esencialmente como describen Bailey y Nevalainen 1981; Haakana *et al.* 2004. La producción de las proteínas recombinantes también se detectó a partir de sobrenadantes de cultivo mediante electroforesis en gel de poliacrilamida-SDS. Los anticuerpos policlonales específicos de EG_40 de *Acremonium* se produjeron en conejos (Universidad de Helsinki, Finlandia). La expresión de EG_40 se verificó mediante análisis de transferencia Western con anticuerpos anti-EG_40 utilizando el sistema AP para transferencia Western ProtoBlot (Promega). Los genotipos de los transformantes seleccionados se analizaron mediante transferencia Southern utilizando el casete de expresión como sonda.

El pH óptimo de las endoglucanasas producidas de manera heteróloga se determinó en tampón universal de McIlvaine dentro de un intervalo de pH de 4,0-8,0 utilizando carboximetilcelulosa como sustrato. Como se muestra en la Figura 6A el intervalo de pH más amplio (4,5-6,0) es el de la proteína EG_40/Cel45A de *Acremonium*, siendo el óptimo a pH 5,5. El pH óptimo para las otras endoglucanasas producidas de manera heteróloga son pH 5,0-5,5 y 6,0 para el tipo EG_40/Cel45B de *Acremonium* y EG_28/Cel5A de *Thermoascus*, respectivamente. La temperatura óptima para la actividad enzimática de estas endoglucanasas se determinó en el intervalo de temperatura de 50-85°C como se ha descrito anteriormente. Se determinó que la mayor actividad de la enzima era a 75°C, 60°C y 75°C para EG_40/Cel45A, de tipo EG_40/Cel45B de *Acremonium* y EG_28/Cel5A de *Thermoascus*, respectivamente (Figura 6B).

Los transformantes seleccionados se cultivaron, como se ha descrito en el Ejemplo 14, en un biorreactor de 2 litros durante cuatro días (28°C, pH 4,2) para obtener material para las pruebas de aplicación.

Ejemplo 20. Clonación de los genes de beta-glucosidasa de *Acremonium thermophilum* ALKO4245, *Chaetomium thermophilum* ALKO4261, y *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242.

Se utilizaron métodos convencionales de biología molecular como se ha descrito en el Ejemplo 13. La construcción de las bibliotecas genómicas de *Acremonium*, *Chaetomium*, y *Thermoascus* se ha descrito en el Ejemplo 12.

Los péptidos derivados de las β -glucosidasas purificadas de *Acremonium*, *Chaetomium*, y *Thermoascus* comparten homología con varias β -glucosidasas de la familia 3 de glicosil hidrolasa tales como las β -glucosidasas de *Acremonium cellulolyticus* (BD168028), *Trichoderma viride* (AY368687), y *Talaromyces emersonii* (AY072918), respectivamente. Para amplificar una sonda para el escrutinio de las bibliotecas genómicas de *Acremonium*, *Chaetomium*, o *Thermoascus*, se diseñaron cebadores degenerados basándose en las secuencias de los péptidos. El orden de los péptidos en la secuencia de la proteína y la naturaleza efectora o anti-sentido correspondiente de los cebadores se dedujo de la comparación con las β -glucosidasas homólogas publicadas. Las secuencias de los cebadores y los péptidos correspondientes se enumeran en la Tabla 20.

Tabla 20. Oligonucleótidos sintetizados y utilizados como cebadores de PCR para amplificar una sonda para el escrutinio de los genes *ce3A* (β G_101) de *Acremonium thermophilum*, *ce3A* (β G_76) de *Chaetomium thermophilum*, y *ce3A* (β G_81) de *Thermoascus aurantiacus* de las bibliotecas genómicas correspondientes.

Proteína	Péptido	Localización del cebador ^(a)	Secuencia del cebador ^(b)
----------	---------	---	--------------------------------------

Proteína	Péptido	Localización del cebador ^(a)	Secuencia del cebador ^(b)
At	EKVNL ^(c)		GARAARGTNAAYCTNAC
βG_101			
	Péptido 4	6—11	YTTRCCRTTRTTSGGRGTRTA
Ct	Péptido 6	4—9	TNTGYCTNCARGAYGG
βG_76			
	Péptido 1	3—8	TCRAARTGSCGRTARTCRATRAASAG
Ta	Péptido 3	1—5	AARGGYGTSGAYGTSCAR
βG_81			
	Péptido 1	2—7	YTTRCCCCASGTRAASGG

(a) Aminoácidos del péptido utilizado para el diseño de la secuencia del cebador

(b) Para reducir la degeneración, algunos codones se seleccionaron de acuerdo con la preferencia fúngica N = A, C, G, o T; R = A o G, S = C o G; Y = C o T

(c) El péptido no deriva de la proteína βG_101 de *Acremonium* purificada, sino que se origina a partir de la secuencia de β-glucosidasa (BD168028) de *A. cellulolyticus* homóloga a βG_101.

Las sondas para el escrutinio de las bibliotecas genómicas construidas se amplificaron con las combinaciones de cebadores enumeradas (Tabla 20) utilizando ADN genómico de *Acremonium*, *Chaetomium*, o *Thermoascus* como molde. Las mezclas de reacción de PCR contenían Tris-HCl 50 mM, pH 9,0, (NH₄)₂SO₄ 15 mM, Triton X-100 al 0,1%, MgCl₂ 1,5 mM, dNTP 0,1-0,2 mM, 0,25 µg de cada cebador, 1 unidad de ADN polimerasa Dynazyme EXT (Finnzymes, Finlandia) y aproximadamente 0,5 µg de ADN genómico. Las condiciones para las reacciones de PCR fueron las siguientes: 5 min de desnaturalización inicial a 95°C, seguido de 30 ciclos de 1 min a 95°C, 1 min de hibridación a 40°C (ADN de *Acremonium* como molde), a 50°C (ADN de *Chaetomium* como molde), o a 63°C (ADN de *Thermoascus* como molde), 2-3 min de extensión a 72°C y una extensión final a 72°C durante 5-10 min.

Se aislaron productos de PCR específicos del tamaño esperado (estimado a partir de las secuencias de β-glucosidasa homólogas BD168028, AY072918, y AY368687) del gel de agarosa. Los fragmentos de ADN de aproximadamente 1,8 kb (*Acremonium*), 1,5 kb (*Chaetomium*), y 1,52 kb (*Thermoascus*) se clonaron en el vector pCR4-TOPO[®] TA (Invitrogen, USA) dando como resultado los plásmidos pALK1924, pALK1935, y pALK1713, respectivamente. Los productos de ADN se caracterizaron mediante secuenciación y realizando hibridaciones de transferencia Southern del ADN genómico digerido con varias enzimas de restricción. Los patrones de hibridación en condiciones de lavado rigurosas sugieren que se podría aislar un supuesto gen de β-glucosidasa de la biblioteca genómica de *Acremonium*, *Chaetomium*, y *Thermoascus*. Las secuencias de aminoácidos deducidas de los tres productos de PCR tienen homología con varias secuencias de β-glucosidasa publicadas de la familia 3 de glicosil hidrolasa (programa BLAST, National Center for Biotechnology Information; Altschul *et al.*, 1990).

El inserto de los plásmidos pALK1713, pALK1924, y pALK1935 se aisló mediante digestión con enzimas de restricción y se marcó con digoxigenina de acuerdo con las instrucciones del proveedor (Roche, Alemania). Se escrutaron aproximadamente 1-2 x 10⁵ placas de la biblioteca genómica de *Acremonium*, *Chaetomium*, o *Thermoascus* amplificadas como se ha descrito en el Ejemplo 18. Se obtuvieron varias placas positivas, de las cuales de cinco a seis placas que hibridaron fuertemente se purificaron a partir de cada escrutinio. Los ADN de los fagos aislaron y se analizaron mediante hibridación de transferencia Southern. Los fragmentos de restricción que hibridaban con la sonda se subclonaron en el vector pBluescript II KS+ (Stratagene, USA) y las porciones relevantes se secuenciaron. En todos los casos el fragmento de fago subclonado contiene el gen completo de interés. La Tabla 21 resume la información de las sondas utilizadas para el escrutinio de los genes de β-glucosidasa, los clones de fagos de los que se aislaron los genes, los fragmentos de restricción seleccionados que contienen los genes completos con sus regiones promotora y terminadora, los nombres de los plásmidos que contienen el fragmento de fago subclonado, y los números de depósito en la colección de cultivos Deutsche Sammlung von und Mikroorganismen Zellkulturen GmbH (DSMZ) de cepas de *E. coli* que portan estos plásmidos.

Tabla 21. Sondas utilizadas para la clonación del gen de la β-glucosidasa, clon del fago y subclón seleccionados, nombre de plásmido y número de depósito correspondiente de la cepa de *E. coli*.

Gen	Biblioteca genómica	Sonda utilizada en el escrutinio	Clon del fago	Fragmento subclonado	Plásmido	Núm. de depósito de <i>E. coli</i>
cel3A de	<i>A. thermophilum</i>	pALK1924	P44	6,0 kb	pALK1925	DSMZ

Gen	Biblioteca genómica	Sonda utilizada en el escrutinio	Clon del fago	Fragmento subclonado	Plásmido	Núm. de depósito de <i>E. coli</i>
At	ALKO4245			<i>HindIII</i>		17325
<i>ce3A</i> de Ct	<i>C. thermophilum</i>	pALK1935	P51	7,0 kb	pALK2001	DSM
	ALKO4261			<i>XbaI</i>		17667
<i>ce3A</i> de Ta	<i>T. aurantiacus</i>	pALK1713	P21	5,3 kb	pALK1723	DSM
	ALKO4242			<i>BamHI</i>		16725

La información relevante de los genes y las secuencias de proteína deducidas (SEQ ID NO: 21-26) se resumen en la Tabla 22 y la Tabla 23, respectivamente. Las secuencias de péptidos de las proteínas β G_101 (At Cel3A) *Acremonium*, β G_76 (Ct Cel3A) de *Chaetomium*, y β G_81 (Ta Cel3A) de *Thermoascus* purificadas se encontraron en las correspondientes secuencias de aminoácidos deducidas de los genes clonados confirmando que se habían clonado los genes apropiados.

Tabla 22. Resumen de los genes de β -glucosidasa aislados de *Acremonium thermophilum*, *Chaetomium thermophilum*, y *Thermoascus aurantiacus*.

Gen de β -glucosidasa	Longitud con intrones (pb) ^(a)	Región codificante pb) ^(b)	Núm. de intrones	Longitud de los intrones (pb)	SEQ ID NO:
<i>ce3A</i> de At	2821	2583	3	92, 74, 69	23
<i>ce3A</i> de Ct	2257	2202	1	52	25
<i>ce3A</i> de Ta	3084	2529	7	134, 67, 56, 64, 59, 110, 62	21

(a) Está incluido el codón de PARADA.

(b) No está incluido el codón de PARADA.

Tabla 23. Resumen de las secuencias de β -glucosidasa deducidas de *Acremonium thermophilum*, *Chaetomium thermophilum*, y *Thermoascus aurantiacus*. ss, secuencia señal.

Proteína β -glucosidasa	Núm. de aa	Longitud de la ss NN/HMM ^(a)	CBD ^(b)	PM pronosticado (Da, no incluida ss) ^(c)	pl pronosticado no incluida ss)	Supuestos sitios de N-glicosilación ^(d)	SEQ ID NO:
β G_101 de At	861	19/18	No	91434	5,46	8	24
β G_76 de Ct	734	20/20	No	76457	6,3	2	26
β G_81 de Ta	843	19/19	No	89924	4,95	8	22

(a) La predicción de la secuencia señal se realizó utilizando el programa SignalP V3.0 (Nielsen *et al.*, 1997; Bendtsen *et al.*, 2004); el valor NN se obtuvo utilizando redes neuronales y valor HMM utilizando modelos ocultos de Markov.

(b) Presencia de un dominio de unión a celulosa en la proteína.

(c) La secuencia señal pronosticada no está incluida. La predicción se realizó utilizando la herramienta el Compute pI/MW en el servidor ExPASy (Gasteiger *et al.*, 2003).

(d) Los supuestos sitios de N-glicosilación NXS/T se pronosticaron utilizando el programa NetNGlyc 1,0 (Gupta *et al.*, 2004).

Las secuencias de proteínas deducidas de las β -glucosidasas β G_101/Cel3A de *Acremonium*, β G_76/Cel3A de *Chaetomium*, y β G_81/Cel3A de *Thermoascus* comparten homología con las enzimas de la familia 3 de glicosil hidrolasa, identificando de este modo que los genes aislados pertenecen a esta familia de genes. Las contrapartes más cercanas de las β -glucosidasas de *Acremonium*, *Chaetomium*, y *Thermoascus* son las de *Magnaporthe grisea* (β -glucosidasa, AY849670), *Neurospora crassa* (hipotética, XM_324308), y *Talaromyces emersonii* (β -glucosidasa, AY072918), respectivamente (Tabla 24). Se encontró que la identidad de secuencia más alta (73,2%) era la de β G_76/Cel3A de *C. thermophilum* para la proteína hipotética de *N. crassa* indicando que se habían clonado genes de nuevas enzimas.

Tabla 24 Comparación de las β -glucosidasas β G_101/Cel3A de *Acremonium thermophilum*, β G_76/Cel3A de *Chaetomium thermophilum* y β G_81/Cel3A de *Thermoascus aurantiacus* deducidas con sus contrapartes homólogas. La alineación se ha realizado mediante el programa Needle del paquete de programas EMBOSS. * Indica una β -glucosidasa codificada por un gen clonado en este trabajo.

Organismo, enzima, y número de acceso	Identidad (%)
*Acremonium thermophilum βG_101	100,0
<i>Magnaporthe grisea</i> β -glucosidasa, AY849670	73,1
<i>Neurospora crassa</i> hipotética, XM_330871	71,1
<i>Trichoderma reesei</i> Cel3B, AY281374	65,2
*Thermoascus aurantiacus βG_81	62,2
<i>Aspergillus aculeatus</i> β -glucosidasa, D64088	59,5
<i>Talaromyces emersonii</i> β -glucosidasa, AY072918	58,9
<i>Aspergillus oryzae</i> , AX616738	58,2
<i>Acremonium cellulolyticus</i> β -glucosidasa, BD168028	57,2
*Chaetomium thermophilum βG_76	40,9
Chaetomium thermophilum βG_76	100,0
<i>Neurospora crassa</i> , hipotética XM_324308	76,9
<i>Magnaporthe grisea</i> , hipotética XM_364573	70,2
<i>Trichoderma viridae</i> BGI, AY368687	65,8
<i>Acremonium cellulolyticus</i> β -glucosidasa, BD168028	41,2
*Acremonium thermophilum βG_101	40,9
<i>Trichoderma reesei</i> Cel3B, AY281374	40,0
*Thermoascus aurantiacus βG_81	39,9
Thermoascus aurantiacus βG_81	100,0
<i>Talaromyces emersonii</i> β -glucosidasa, AY072918	73,2
<i>Aspergillus oryzae</i> , AX616738	69,5
<i>Aspergillus aculeatus</i> β -glucosidasa, D64088	68,0
<i>Acremonium cellulolyticus</i> β -glucosidasa, BD168028	65,7
*Acremonium thermophilum βG_101	62,2
<i>Trichoderma reesei</i> Cel3B, AY281374	57,9
*Chaetomium thermophilum βG_76	39,9

5

Ejemplo 21. Producción de beta-glucosidasas recombinantes en *Trichoderma reesei*

Se construyeron plásmidos de expresión para la producción de las proteínas recombinantes β G_101/Cel3A de *Acremonium*, de β G_76/Cel3A de *Chaetomium*, y β G_81/Cel3A de *Thermoascus* como se describe en el Ejemplo 14. Se aislaron casetes de expresión lineales (Tabla 25) de la cadena principal del vector mediante digestión con enzimas de restricción, se transformaron en *T. reesei* A96 o A33 (ambas cepas tienen suprimidos los genes que codifican las cuatro celulasas principales CBHI/Cel7A, CBHII/Cel6A, EGI/Cel7B y EGII/Cel5A) y los transformantes se purificaron como se ha descrito en el Ejemplo 14.

10

Tabla 25. Casetes de expresión contruidos para la producción de β -glucosidasas β G_101/Cel3A de *Acremonium thermophilum*, β G_76/Cel3A de *Chaetomium thermophilum*, y β G_81/Cel3A de *Thermoascus aurantiacus* en *Trichoderma reesei*. La estructura esquemática de los casetes de expresión se describe en la Figura 2.

15

β -glucosidasa	Plásmido de expresión	Tamaño del casete de expresión ^(a)	Terminador heterólogo ^(b)
β G_101 de At	pALK1933	NotI de 10,5 kb	300 pb (<i>HindIII</i>)

β -glucosidasa	Plásmido de expresión	Tamaño del casete de expresión ^(a)	Terminador heterólogo ^(b)
β G_76 de Ct	pALK2004	EcoRI de 10,1 kb	528 pb (<i>Xba</i> I)
β G_81 de Ta	pALK1914	EcoRI de 10,9 kb	452 pb (<i>Apo</i> I)

(a) El casete de expresión para la transformación en *T. reesei* se aisló de la cadena principal del vector mediante digestión con *Eco* RI o *Not*I.

(b) Se indica el número de nucleótidos después del codón de PARADA del gen clonado que está incluido el casete de expresión. El sitio de restricción en la región 3' del gen que se utilizó en la construcción del casete de expresión se indica entre paréntesis.

Se analizó La producción de beta-glucosidasa de los transformantes a partir de los sobrenadantes de cultivo de cultivos en matraz oscilante (50 ml). Los transformantes se cultivaron como en el Ejemplo 14 y se midió la actividad enzimática de la proteína recombinante a partir del sobrenadante de cultivo utilizando sustrato de 4-nitrofenil- β -D-glucopiranosido como describen Bailey y Nevalainen 1981. También se detectó la producción de proteínas recombinantes a partir de los sobrenadantes de cultivo mediante electroforesis en gel de poliacrilamida-SDS. Además, se verificó la expresión de β G_81 de *Thermoascus* mediante análisis de transferencia de Western con anticuerpos anti- β G_81 como se ha descrito en el Ejemplo 19. Los genotipos de los transformantes seleccionados se analizaron mediante transferencia Southern utilizando el casete de expresión como sonda.

El pH óptimo de las β -glucosidasas producidas de manera heteróloga se determinó en tampón universal la McIlvaine en un intervalo de pH de 3,0-8,0 utilizando 4-nitrofenil- β -D-glucopiranosido como sustrato. Los pH óptimos para β G_101 de *Acremonium*, β G_76 de *Chaetomium*, y β G_81 de *Thermoascus* son pH 4,5, 5,5, y 4,5, respectivamente (Figura 7A). La temperatura óptima para la actividad enzimática de estas β -glucosidasas se determinó en el intervalo de temperatura de 50-85°C como se ha descrito anteriormente. Se determinó que la mayor actividad de las enzimas era a 70°C, 65°C y 75°C para β G_101/Cel3A *Acremonium*, β G_76/Cel3A de *Chaetomium* y β G_81/Cel3A de *Thermoascus*, respectivamente (Figura 7B).

Los transformantes seleccionados se cultivaron, como se ha descrito en el Ejemplo 14, en un biorreactor de 2 litros durante cuatro días (28°C, pH 4,2) para obtener material para las pruebas de aplicación.

Ejemplo 22. Clonación de los genes de xilanasas de *Acremonium thermophilum* ALKO4245 y *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242

Se utilizaron métodos convencionales de la biología molecular como se ha descrito en el Ejemplo 13. La construcción de la biblioteca genómica de *Acremonium* se ha descrito en el Ejemplo 12.

Los péptidos derivados de la xilanasas *Acremonium* purificada comparten homología con las xilanasas de la familia 10 de glicosil hidrolasa tales como *Humicola grisea* XYNI (AB001030). Todos los péptidos derivados de xilanasas de *Thermoascus* fueron completamente idénticos a la secuencia XynA publicada de *Thermoascus aurantiacus* (AJ132635) identificando de este modo la proteína purificada como la misma enzima. Debido a esto el gen de xilanasas de *Thermoascus* se amplificó mediante PCR a partir del ADN genómico.

Para amplificar una sonda para el escrutinio del gen de xilanasas de *Acremonium* a partir de la biblioteca genómica, se diseñaron cebadores degenerados basándose en las secuencias de péptidos (Ejemplo 11, Tabla 5). El orden de los péptidos en la secuencia de la proteína y la naturaleza efectora o antisentido correspondiente de los cebadores se dedujeron a partir de la comparación con secuencia XYNI de *Humicola insolens* homóloga (AB001030). La secuencia del cebador efector (GAYGGYGAYGCSACYTAYATG) se basa en el Péptido 3 (aminoácidos 2-8) y el cebador anti-sentido (YTTYTGRTCTAYTCSAGRTTTRA) en el Péptido 1 (aminoácidos 4-11).

Se obtuvo un producto de PCR del tamaño esperado (estimado a partir del secuencia XYNI de *Humicola insolens* homólogo AB001030) de la reacción. Este fragmento de ADN de aproximadamente 0,7 kb se clonó en el vector pCR4-TOPO[®] TA (Invitrogen, USA) dando como resultado el plásmido pALK1714, y se caracterizó mediante secuenciación. La secuencia de aminoácidos deducida del producto de la PCR tiene homología con varias secuencias de xilanasas publicadas de la familia 10 de glicosil hidrolasa (programa BLAST del National Center for Biotechnology Information; Altschul *et al.*, 1990).

El inserto del plásmido pALK1714 se aisló mediante digestión con enzimas de restricción y se marcó con digoxigenina de acuerdo con las instrucciones del proveedor (Roche, Alemania). Se escrutaron aproximadamente $1-2 \times 10^5$ placas de la biblioteca genómica de *Acremonium* amplificada como se ha descrito en el Ejemplo 18. Se obtuvieron varias placas positivas, de las cuales se purificaron cinco placas que hibridaban fuertemente. Los ADN de fagos se aislaron y se analizaron mediante hibridación de transferencia Southern. Un fragmento de restricción *Xba*I de 3,0 kb que hibridaba con la sonda se subclonó en el vector pBluescript II KS+ (Stratagene, USA) dando como resultado el plásmido pALK1725. Las porciones relevantes de pALK1725 se secuenciaron y se encontró que contenían el gen *xyn10A* de *Acremonium thermophilum* completo (SEQ ID NO: 19). El número de depósito de la cepa de *E. coli* que contiene pALK1725 en la colección de cultivos Deutsche Sammlung von und Mikroorganismen Zellkulturen GmbH es DSM 16726.

El gen *xyn10A* de *Thermoascus aurantiacus* (SEQ ID NO: 17) se amplificó directamente a partir del ADN genómico aislado mediante reacción de PCR. Los cebadores directo (TTATACCGCGGGAAGCCATGGTTCGACCAACGATCCTAC) e inverso (TTATAGGATCCACCGGTCTATACTCACTGCTGCAGGTCCTG) que se utilizaron en la amplificación del gen se diseñaron basándose en el gen *XynA* de *T. aurantiacus* publicado (AJ132635). Las mezclas de reacción de PCR contenían Tris-HCl 50 mM, pH 9,0, (NH₄)₂SO₄ 15 mM, Triton X-100 al 0,1%, MgCl₂ 1,5 mM, dNTP 0,3 mM, cada cebador 1 µM, 1 unidad de ADN polimerasa Dynazyme EXT (Finnzymes, Finlandia) y aproximadamente 0,5 µg de ADN genómico de *Thermoascus*. Las condiciones para las reacciones de PCR fueron las siguientes: 5 min de desnaturalización inicial a 95°C, seguido de 30 ciclos de 1 min a 95°C, 1 min de recocido a 60-66°C, 3 min de extensión a 72°C y una extensión final a 72°C durante 10 min. El producto de 1,9 kb amplificado que contenía el gen exacto (desde el codón inicio al de parada) se clonó como un fragmento *SacII-BamHI* en el vector pBluescript II KS+. Se secuenciaron tres clones independientes y se seleccionó un clon y se denominó pALK1715. El número de depósito de la cepa de *E. coli* que contenía pALK1715 en la colección de cultivos Deutsche Sammlung von und Mikroorganismen Zellkulturen GmbH es DSM 16724.

La información relevante de los genes y las secuencias de proteínas deducidas (SEQ ID NO: 17-20) se resumen en la Tabla 26 y la Tabla 27, respectivamente. Las secuencias peptídicas de las proteínas purificados XYN_60 de *Acremonium* y XYN_30 de *Thermoascus* se encontraron en las correspondientes secuencias de aminoácidos deducidas de los genes clonados (*At xyn10A* y *Ta xyn10A*, respectivamente) confirmando que los se habían clonado los genes apropiados.

Tabla 26. Resumen de los genes de xilanasa aislados de *Acremonium thermophilum* y *Thermoascus aurantiacus*.

Gen de xilanasa	Longitud con intrones (pb) ^(a)	Región codificante (pb) ^(b)	Núm. de intrones	Longitud de los intrones (pb)	SEQ ID NO:
<i>At xyn10A</i>	1471	1248	2	135, 85	19
<i>Ta xyn10A</i>	1913	987	10	73, 74, 68, 103, 69, 65, 93, 66, 100, 212	17

(a) Está incluido el codón de PARADA.

(b) No está incluido el codón de PARADA.

Tabla 27. Resumen de las secuencias de xilanasa deducidas DE *Acremonium thermophilum* y *Thermoascus aurantiacus*. ss, secuencia señal.

Proteína xilanasa	Núm. de aa	Longitud de la ss NN/HMM ^(a)	CBD ^(b)	PM pronosticado (Da, ss no incluida) ^(c)	pl pronosticado (ss no incluida)	Supuestos sitios de N-glicosilación ^(d)	SEQ ID NO:
XYN_60 de <i>At</i>	416	19/19	Si, W385 a L416	42533	6,32	1-2	20
XYN_30 de <i>Ta</i>	329	26 ^(e)	No	32901	5,81	0	18

(a) La predicción de la secuencia señal se realizó utilizando el programa SignalP V3.0 (Nielsen *et al.*, 1997; Bendtsen *et al.*, 2004); el valor NN se obtuvo utilizando redes neuronales y el valor HMM utilizando modelos ocultos de Markov.

(b) Se indican la presencia de un dominio de unión a carbohidratos CBD, los aminoácidos del CBD C-terminal (numeración de acuerdo con el polipéptido completo)

(c) No está incluida la secuencia pronosticada. La predicción se realizó utilizando la herramienta Compute pI/MW en el servidor ExPASy (Gasteiger *et al.*, 2003).

(d) Los supuestos sitios de N-glicosilación NXS/T se pronosticaron utilizando el programa NetNGlyc 1.0 (Gupta *et al.*, 2004).

(e) De acuerdo con Lo Leggio *et al.*, 1999

Las secuencias de proteínas deducidas de las xilanasas *Acremonium* y *Thermoascus* comparten homología con varias enzimas de la familia 10 de glicosil hidrolasa, identificando los correspondientes genes como miembros de la familia 10 de xilanasas. La contraparte más próxima para XYN_60/Xyn10A de *Acremonium* encontrada es la XYLI de *Humicola grisea* (AB001030) que muestra una identidad de 67,1% con XYN_60 (Tabla 28). La secuencia de proteína pronosticada de la xilanasa XYN_30/Xyn10A de *Thermoascus aurantiacus* aislada es completamente idéntica a la de XYNA de *T. aurantiacus* publicada (P23360, Tabla 28). La homología más próxima se encuentra en una secuencia de xilanasa de *Aspergillus niger* (A62445, identidad de 69,7%).

Tabla 28. Comparación de las xilanasas XYN_60/Xyn10A de *Acremonium thermophilum* y XYN_30/Xyn10A de *Thermoascus aurantiacus* deducidas con sus contrapartes homólogas. El alineamiento se realizó utilizando el programa de Needle del paquete de programas EMBOSS. * Indica una xilanasas codificada por un gen clonado en este trabajo.

Organismo, enzima, y número de acceso	Identidad (%)
* <i>Thermoascus aurantiacus</i> XYN_30	100,0
<i>Thermoascus aurantiacus</i> XynA, P23360	100,0
<i>Thermoascus aurantiacus</i> XynA, AF127529	99,4
<i>Aspergillus niger</i> xilanasas, A62445	69,7
<i>Aspergillus aculeatus</i> xilanasas, AR137844	69,9
<i>Aspergillus terreus</i> fam 10 xyn, DQ087436	65,0
<i>Aspergillus sojae</i> , XynXI AB040414	63,8
<i>Penicillium chrysogenum</i> xilanasas, AY583585	62,5
*<i>Acremonium thermophilum</i> XYN_60	100,0
<i>Humicola grisea</i> XYL I, AB001030	67,1
<i>Magnaporthe grisea</i> 70-15, hipotética XM_364947	63,8
<i>Aspergillus aculeatus</i> xilanasas, AR149839	53,7
<i>Talaromyces emersonii</i> xilanasas, AX403831	51,8
<i>Gibberella zeae</i> xilanasas, AY575962	51,4
<i>Magnaporthe grisea</i> XYL5, AY144348	48,5
<i>Talaromyces emersonii</i> , AX172287	46,9

5

Ejemplo 23. Producción de xilanasas recombinantes en *Trichoderma reesei*

Se construyeron plásmidos de expresión para la producción de las proteínas recombinantes XYN_60/Xyn10A de *Acremonium* y XYN_30/Xyn10A de *Thermoascus* como se ha descrito en el Ejemplo 14. Los casetes de expresión lineales (Tabla 29) se aislaron de la cadena principal del vector mediante digestión con enzimas de restricción, se transformaron en *T. reesei* A96, y los transformantes se purificaron como se ha descrito en el Ejemplo 14.

10

Tabla 29. Casetes de expresión construidos para la producción de las xilanasas XYN_60/Xyn10A de *Acremonium thermophilum* y XYN_30/Xyn10A de *Thermoascus aurantiacus* en *Trichoderma reesei*. Las estructuras esquemáticas de los casetes de expresión se describen en la Figura 2.

Xilanasas	Plásmido de expresión	Tamaño del casete de expresión ^(a)	Terminador heterólogo ^(b)
XYN_60 de At	pALK1912	9,0 kb	150 pb (<i>Bam</i> HI)
XYN_30 de Ta	pALK1913	9,3 kb	ninguno

15

(a) El casete de expresión para la transformación en *T. reesei* se aisló de cadena principal del vector mediante digestión con *Eco*RI.

(b) Se indica el número de nucleótidos después del codón de PARADA del gen clonado que está incluido en el casete de expresión. El sitio de restricción en la región 3' del gen que se utilizó en la construcción del casete de expresión se indica entre paréntesis.

20

Se analizó la producción de xilanasas de los transformantes a partir de los sobrenadantes de cultivo de cultivos en matraz oscilante (50 ml). Los transformantes se cultivaron como en el Ejemplo 14 y la actividad enzimática de la proteína recombinante se midió a partir del sobrenadante de cultivo como la liberación de azúcares reductores de xilano de abedul (1% p/v) a 50°C en tampón citrato 50 mM de pH 5,3 como describen Bailey y Poutanen 1989. También se analizó la producción de la proteína recombinante del sobrenadante de cultivo mediante electroforesis en gel de poliacrilamida-SDS. Además, la expresión de ambas xilanasas se determinó mediante análisis de transferencia Western con anticuerpos anti-XYN_30 o anti-XYN_60 como se ha descrito en el Ejemplo 19. Los genotipos de los transformantes seleccionados se analizaron mediante transferencia Southern utilizando el casete de expresión como sonda.

25

Se produjo XYN_30/Xyn10A de *Thermoascus* en *T. reesei* y se determinó el pH óptimo de la proteína producida de manera heteróloga en tampón de universal McIlvaine en un intervalo de pH de 3,0-8,0 utilizando como sustrato xilano de abedul (Figura 8A). Se determinó que el pH óptimo era de 4,5. Se determinó que la temperatura óptima para la actividad enzimática de XYN_30 era de 75°C (Figura 8B).

- 5 Los transformantes seleccionados se cultivaron, como se ha descrito en el Ejemplo 14, en un biorreactor de 2 litros durante cuatro días (28°C, pH 4,2) para obtener material para las pruebas de aplicación.

Ejemplo 24. Rendimiento de las celobiohidrolasas recombinantes en la hidrólisis

- 10 El rendimiento de las celobiohidrolasas recombinantes purificadas se evaluó en los estudios de hidrólisis con las enzimas de *T. reesei* purificadas. La hidrólisis se llevó a cabo con mezclas controladas de enzimas purificadas sobre varios sustratos pretratados. Se obtuvieron productos filtrados de cultivo de *T. reesei*, que contenían diferentes enzimas CBH/Cel7 clonadas como se ha descrito en los Ejemplos 14 y 15, y las enzimas CBH se purificaron mediante cromatografía de afinidad como se ha descrito en el Ejemplo 2. Además, se utilizaron celulasas de *T. reesei* puras (purificadas como describen Suurnäkki *et al.*, 2000) en las mezclas de enzimas. Las celobiohidrolasas utilizadas en el experimento fueron:

- 15 CBH de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242 (Cel7A de Ta)

CBH de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242 (Cel7A de Ta) con CBD anclado genéticamente de *Trichoderma reesei* (Cel7A de Ta + CBD de Tr)

CBH de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242 (Cel7A de Ta) con el CBD anclado genéticamente de *Chaetomium thermophilum* (Cel7A de Ta + CBD de Ct)

- 20 CBH de *Acremonium thermophilum* ALKO4245 (Cel7A de At)

CBH de *Chaetomium thermophilum* ALKO4265 (Cel7A de Ct).

- 25 Cada CBH/Cel7 que se iba a someter a ensayo (dosificación 14,5 mg/g de materia seca de sustrato) se utilizó o bien con EGII/Cel5A de *T. reesei* (3,6 mg/g) o bien con una mezcla que contenía EGI/Cel7B (1,8 mg/g), EGII/Cel5A (1,8 mg/g) de *T. reesei*, xilanasa pl 9 (Tenkanen *et al.* 1992) (5000 nkat/g) y acetil xilano esterasa (AXE) (Sundberg y Poutanen, 1991) (250 nkat/g). A todas las mezclas se les añadió un suplemento de β -glucosidasa adicional de una preparación enzimática comercial Novozym 188 (176 nkat/g de peso seco). Se incubaron tubos por triplicado que contenían la mezcla de enzima y 10 mg (materia seca)/ml del sustrato suspendido en acetato de sodio 0,05 M en la mezcla mediante agitación magnética a 45°C durante 48 h. También se prepararon las muestras de referencia con las enzimas inactivadas y los sustratos correspondientes. Se midió la liberación de los productos de hidrólisis como azúcares reductores con el método DNS utilizando glucosa como patrón (Tabla 30).

Se utilizaron los siguientes sustratos en el experimento:

Celulosa cristalina (Avicel)

Fibra de píceas pretratada con vapor de agua lavada (impregnación con SO₂ al 3% p/p durante 20 minutos, seguido de pretratamiento con vapor de agua a 215°C durante 5 min), materia seca de 25,9% (PICEA).

- 35 Fibra de rastrojo de maíz oxidada en mojado lavada ("WOCS en sus siglas en inglés").

Fibra de sauce pretratada con vapor de agua lavada (pretratamiento durante 14 min a 210°C), materia seca 23,0% (SAUCE).

- 40 Tabla 30. Productos de hidrólisis con enzimas CBH (45°C, pH 5,0). Productos de reacción después de 48 h de hidrólisis como azúcares reductores (mg/ml), glucosa medida como patrón. Abreviaturas: CBH = celobiohidrolasa; EGI = endoglucanasa I (Cel7B) de *T. reesei*, EGII = endoglucanasa II (Cel5A) de *T. reesei*; bG = β -glucosidasa (de Novozym 188); XYL = xilanasa pl 9 (XYN II) de *T. reesei*, AXE = acetil xilano esterasa de *T. reesei*; nd = no realizado.

Enzimas		Sustratos			
CBH	Enzimas adicionales	Avicel	PICEA	WOCS	SAUCE
Cel7A de Ta	EGII, bG	2,0	2,0	2,8	2,0
Cel7A de Ta +CBD de Tr	EGII, bG	5,8	4,0	4,4	4,0
Cel7A de Ta +CBD de Ct	EGII, bG	4,9	3,7	4,6	3,7
Cel7A de At	EGII, bG	5,3	3,3	4,5	3,3
Cel7A de Ct	EGII, bG	6,0	2,6	3,4	2,6

Enzimas		Sustratos			
CBH	Enzimas adicionales	Avicel	PICEA	WOCS	SAUCE
Cel7A de <i>T. reesei</i>	EGII, bG	4,7	2,9	2,9	2,9
Cel7A de Ta	EGII, EGI, XYL, AXE, bG	nd	nd	4,3	2,8
Cel7A de Ta +CBD de Tr	EGII, EGI, XYL, AXE, bG	nd	nd	7,2	5,9
Cel7A de Ta +CBD de Ct	EGII, EGI, XYL, AXE, bG	nd	nd	7,2	5,6
Cel7A de At	EGII, EGI, XYL, AXE, bG	nd	nd	6,4	5,4
Cel7A de Ct	EGII, EGI, XYL, AXE, bG	nd	nd	5,6	4,0
Cel7A de <i>T. reesei</i>	EGII, EGI, XYL, AXE, bG	nd	nd	6,0	4,1

En la Tabla 30 se han comparado las diferentes celobiohidrolasas basándose en la misma dosificación de proteína en la hidrólisis. Los resultados demuestran que sobre los sustratos celulósicos (Avicel y fibra de píceas) Cel7A de *Thermoascus aurantiacus* con el CBD unido genéticamente mostraba una hidrólisis claramente superior a la hidrólisis que CBHI/Cel7A de *T. reesei*. Sin CBD, Cel7A de *T. aurantiacus* fue menos eficaz sobre estos sustratos. El rendimiento de las celobiohidrolasas de *Acremonium thermophilum* y *Chaetomium thermophilum* también fue mejor que el de CBHI/Cel7A de *T. reesei* sobre varios sustratos; en particular, Cel7A de *C. thermophilum* mostró una alta eficacia sobre la celulosa pura (Avicel).

En el caso de los sustratos que contenían cantidades notables de hemicelulosa (sauce y el rastrojo de maíz), las enzimas CBH/Cel7 necesitaban claramente, tanto hemicelulasas como endoglucanasas adicionales para funcionar eficazmente. Si no se encontraban presentes hemicelulasas adicionales, Cel7A de *T. aurantiacus* con CBD anclado genéticamente mostró de nuevo una hidrólisis claramente máxima. Con las enzimas degradantes de hemicelulosa más importantes (xilanasa, acetil xilano esterasa y EGI), Cel7A de *T. aurantiacus* con CBD anclado genéticamente funcionaba de nuevo con la más alta eficacia. Cel7A de *A. thermophilum* fue más eficaz que la enzima de *T. reesei* y Cel7A de *C. thermophilum* produjo productos de hidrólisis al mismo nivel que CBHI/Cel7A de *T. reesei*. El dominio de unión a celulosa de *T. reesei* parecía proporcionar una eficacia ligeramente mejor que el CBD de *C. thermophilum* en el rendimiento hidrolítico de Cel7A de *T. aurantiacus*, incluso aunque la diferencia fuera bastante pequeña.

Se puede concluir que cuando se reemplaza CBHI/Cel7A en la mezcla de enzimas de *Trichoderma* por las celobiohidrolasas producidas en la presente memoria, la eficacia de la hidrólisis a juzgar por estas trasposiciones experimentales resultó claramente mejorada en el caso de Cel7A de *T. aurantiacus* con el CBD anclado genéticamente, y también mejoró en el caso de Cel7A de *A. thermophilum* y Cel7A de *C. thermophilum*. Considerando también la mejor estabilidad de temperatura de las celobiohidrolasas producidas en la presente memoria, los resultados indican que el rendimiento de las mezclas de enzimas celulósicas a temperaturas más altas de 45°C se puede mejorar claramente utilizando las celobiohidrolasas producidas en la presente memoria.

Ejemplo 25. Rendimiento de las endoglucanasas recombinantes en la hidrólisis

Se compararon las preparaciones que contenían las endoglucanasas en estudios de hidrólisis mezcladas con las enzimas purificadas CBH/Cel7 y CBH/Cel6 sobre varios sustratos pretratados. Los productos filtrados de cultivo de *T. reesei*, que contenían diferentes enzimas endoglucanasas clonadas se obtuvieron como se ha descrito en el Ejemplo 19. Las enzimas se enriquecieron retirando las proteínas termolábiles de las mezclas mediante un tratamiento térmico (60°C, 2 h, pH 5) y el sobrenadante se utilizó para los estudios de hidrólisis. Además, se utilizaron celulasas de *T. reesei* puras (purificadas como describen Suurnäkki *et al.*, 2000) en las mezclas de enzimas. Las endoglucanasas utilizadas en el experimento fueron:

Endoglucanasa EG_40 de At/Cel45A de *Acremonium thermophilum* ALKO4245 (EG_40 de ALKO4245)

Endoglucanasa de tipo EG_40 de At/Cel45B de *Acremonium thermophilum* ALKO4245 (de tipo EG_40 de ALKO4245)

Endoglucanasa EG_28 de Ta/Cel5A de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242 (EG_28 de ALKO4242).

Se utilizaron los siguientes sustratos en el experimento:

Fibra de píceas pretratada con vapor de agua lavada (impregnación con SO₂ al 3% durante 20 minutos, seguido de pretratamiento con vapor de agua a 215°C durante 5 min), materia seca de 25,9% (PICEA).

Fibra de rastrojo de maíz sometida a explosión de vapor de agua (pretratamiento con vapor de agua a 210°C durante 5 min), materia seca 31,0% ("SECS en sus siglas en inglés").

Las endoglucanastas que se iban a estudiar (dosificación de 840 nkat/g de materia seca, basándose en la actividad endoglucanasa contra HEC de acuerdo con la IUPAC, 1987) se utilizaron o bien con celobiohidrolasas de *T. reesei* (CBHI/Cel7A, 8,1 mg/g de materia seca y CBHII/Cel6A, 2,0 mg/g de materia seca) o bien con Cel7A de *Thermoascus aurantiacus* con el CBD de *T. reesei* anclado genéticamente (10,1 mg/g de materia seca). también se incluyeron EGI (Cel7B) y EGII (Cel5A) de *T. reesei* purificadas (Suurnäkki *et al.*, 2000) en los experimentos para la comparación. A todas las mezclas se les añadió un suplemento de β -glucosidasa adicional de Novozym 188 (para hacer la dosificación total de β -glucosidasa de 560 nkat/g de peso seco, se utilizó la dosificación relativamente alta para compensar las diferencias en las actividades de fondo de las diferentes preparaciones de EG). Se incubaron tubos por triplicado en la mezcla a 45°C durante 48 h y se prepararon muestra de referencia con enzimas inactivadas y los sustratos correspondientes. Se midió la liberación de los productos de la hidrólisis como azúcares reductores con el método DNS utilizando glucosa como patrón (Tabla 31).

Tabla 31. Productos de hidrólisis con diferentes preparaciones de endoglucanasa cuando se utilizan junto con celobiohidrolasas de *T. reesei* o con Cel7A de *T. aurantiacus* que alberga CBD de *T. reesei*. Productos de reacción después de 48 h de hidrólisis (45°C, pH 5,0) como azúcares reductores (mg/ml), glucosa medida como patrón. Abreviaturas: CBHI = celobiohidrolasa I (Cel7A) de *T. reesei*; CBHII = celobiohidrolasa II (Cel6A) de *T. reesei*; EGI = endoglucanasa I (Cel7B) de *T. reesei*; EGII = endoglucanasa II (Cel5A) de *T. reesei*; bG = β -glucosidasa (de Novozym 188); nd. = No realizado.

Enzimas		Sustrato	
Endoglucanasa	CBH/Cel7	PICEA	SECS
EG no añadida	CBHI y CBHII de <i>T. reesei</i>	2,4	3,2
EGI	CBHI y CBHII de <i>T. reesei</i>	3,5	4,6
EGII	CBHI y CBHII de <i>T. reesei</i>	3,8	3,5
EG_40 de At	CBHI y CBHII de <i>T. reesei</i>	4,9	4,3
At de tipo EG_40	CBHI y CBHII de <i>T. reesei</i>	4,5	4,8
EG_28 de Ta	CBHI y CBHII de <i>T. reesei</i>	3,0	3,9
sin EG añadida	Cel7A de <i>T. aurantiacus</i> + CBD de Tr	1,8	2,1
EG I	Cel7A de <i>T. aurantiacus</i> + CBD de Tr	nd.	4,2
EG II	Cel7A de <i>T. aurantiacus</i> + CBD de Tr	3,2	nd.
EG_40 de At	Cel7A de <i>T. aurantiacus</i> + CBD de Tr	4,8	4,0
EG_28 de Ta	Cel7A de <i>T. aurantiacus</i> + CBD de Tr	1,5	nd.

En la Tabla 31 se han comparado las diferentes endoglucanastas basándose en la misma dosificación de actividad en la hidrólisis. Esto puede favorecer las enzimas con baja actividad específica contra el sustrato (hidroxietilcelulosa) utilizadas en el análisis y subestimar la eficacia de las enzimas con alta actividad específica contra hidroxietilcelulosa. En cualquier caso, los resultados demuestran que las endoglucanastas de *Acremonium thermophilum* funcionan muy bien en la hidrólisis cuando influyen juntas en ambas celobiohidrolasas utilizadas en la mezcla. Las endoglucanastas de *A. thermophilum* tienen un rendimiento similar a EGI/Cel7B de *T. reesei* que es una enzima muy eficaz sobre el sustrato rastrojo de maíz que contiene hemicelulosa debido a su fuerte actividad xilanasa secundaria. La endoglucanasa Cel5A de *T. aurantiacus* (EG_28 de ALKO4242) mostró una hidrólisis inferior que las enzimas de *T. reesei*.

Se puede concluir que las endoglucanastas de *A. thermophilum* funcionan con una eficacia comparable o mayor en comparación con las correspondientes enzimas de *Trichoderma* en la hidrólisis a juzgar por esta disposición experimental. Considerando también la estabilidad de temperatura de las endoglucanastas descritas en la presente memoria, los resultados indican que el rendimiento de las mezclas de enzimas celulasas a temperaturas más altas que 45°C se puede mejorar mediante el uso de las endoglucanastas descritas en la presente memoria.

Ejemplo 26. La hidrólisis de píceas pre-tratada con vapor de agua a altas temperaturas

Se suspendió fibra de píceas sometida a explosión de vapor de agua lavada (impregnación con SO₂ al 3% p/p durante 20 min, seguido de pretratamiento con vapor de agua a 215°C durante 5 min), con 25,9% de materia seca en 5 ml de tampón de acetato de sodio 0,05 M con una consistencia de 10 mg/ml. Este sustrato se hidrolizó utilizando diferentes mezclas de enzimas en tubos de ensayo con agitación magnética en el baño de agua ajustado a diferentes temperaturas durante 72 h. Para cada punto de muestreo, se retiraron de la hidrólisis tubos de ensayo por triplicado, se hirvieron durante 10 min con el fin de terminar la hidrólisis enzimática, se centrifugaron, y el sobrenadante se analizó para determinar los productos de la reacción de hidrólisis. Los blancos que contenían

sustrato solo (solamente tampón añadido en lugar de enzimas) también se incubaron en las condiciones correspondientes.

Se preparó una mezcla de celulasas termófilas utilizando los siguientes componentes:

- 5 Preparación de CBH/Cel7 termófila que contiene Cel7A de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242 con CBD de CBHI/Cel7A de *T. reesei* anclado genéticamente. La preparación de proteína se produjo como se ha descrito en el Ejemplo 15 y se purificó de acuerdo con el Ejemplo 2, dando como resultado la preparación Cel7A de Ta + CBD de Tr purificada con contenido de proteína de 5,6 mg/ml.

- 10 Preparación de endoglucanasa termófila que contiene endoglucanasa At EG_40/Cel45A de *Acremonium thermophilum* ALKO4245. La proteína se produjo en *T. reesei* como se ha descrito en el Ejemplo 19. Con el fin de enriquecer los componentes termófilos, el medio de cultivo gastado se trató con calor (60°C durante 2 horas). La preparación obtenida contenía 4,9 mg/ml de proteína y 422 nkat/ml de actividad endoglucanasa (de acuerdo con la IUPAC, 1987).

- 15 Preparación de β -glucosidasa termófila preparada como se ha descrito en el Ejemplo 21 que contenía β -glucosidasa β G_81 de Ta/Cel3A de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242. Con el fin de enriquecer los componentes termófilos, el caldo del fermentador se trató con calor (65°C durante 2 horas). La preparación obtenida contenía 4,3 mg/ml de proteína y actividad β -glucosidasa de 6270 nkat/ml (de acuerdo con Bailey y Linko, 1990).

Estas preparaciones de enzimas se combinaron como sigue (por 10 ml de mezcla): preparación de CBH/Cel7 4,51 ml, preparación endoglucanasa 5,19 ml y preparación de β -glucosidasa 0,29 ml. Esta mezcla se utilizó como "MEZCLA 1" de las enzimas termófilas.

- 20 Como comparación y referencia, se construyó una mezcla del estado de la técnica de enzimas de *Trichoderma reesei* comerciales combinando (por 10 ml): 8,05 ml de Celluclast 1,5 L FG (de Novozymes A/S) y 1,95 ml Novozym 188 (de Novozymes A/S). Ésta se denominó "ENZIMAS de *T. REESEI*".

- 25 Las enzimas se dosificaron sobre la base de la actividad UFP de las mezclas: "MEZCLA 1" utilizando la dosis de 5,5 FPU por 1 gramo de materia seca en el sustrato de píceas, y "ENZIMAS de *T. REESEI*" utilizando 5,8 FPU por 1 gramo de materia seca en el sustrato de píceas.

Se tomaron muestras de la hidrólisis después de 24, 48 y 72 h y se trataron como se ha descrito anteriormente. Los productos de la hidrólisis se cuantificaron utilizando el análisis para azúcares reductores (Bernfeld, 1955), utilizando glucosa como patrón. La cantidad de productos de hidrólisis como azúcares reductores se presenta en la Figura 9.

- 30 Los resultados muestran claramente un mejor rendimiento de las enzimas descritas en la presente memoria en comparación con las enzimas de *Trichoderma* del estado de la técnica a 55°C y 60°C sobre el sustrato de abeto. Basándose en el análisis de HPLC el máximo rendimiento de los azúcares del sustrato sería 5,67 mg por 10 mg de sustrato seco de píceas. Debido a la dosificación relativamente baja de enzima, los rendimientos finales de azúcar eran claramente inferiores. Para las enzimas termoestables el rendimiento de azúcar basado en el análisis de azúcares reductores fue de 66% y 57% del teórico a 55°C y 60°C, respectivamente. Para las enzimas de
- 35 *Trichoderma* del estado de la técnica éste fue solo de 31% y 11% a 55°C y 60°C, respectivamente.

Ejemplo 27. Hidrólisis de rastrojo de maíz pre-tratado con vapor de agua a altas temperaturas

Se suspendió fibra de rastrojo de maíz sometida a explosión de vapor de agua (tratamiento a 195°C durante 5 min), con 45,3% de materia seca en 5 ml de tampón de acetato de sodio 0,05 M a una consistencia de 10 mg/ml. Los tratamientos y las mediciones se realizaron como se ha descrito en el Ejemplo 26.

- 40 Se construyó una mezcla de las celulasas termófilas descritas en la presente memoria utilizando los siguientes componentes:

Preparación de CBH termófila que contenía Cel7A de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242 con CBD de CBHI/Cel7A de *T. reesei* anclado genéticamente (Cel7A de Ta + CBD de Tr, Ejemplo 15). El contenido de proteína de la preparación fue 31 mg/ml.

- 45 La preparación de endoglucanasa termófila que contenía endoglucanasa At EG_40/Cel45A de *Acremonium thermophilum* ALKO4245 se obtuvo como se ha descrito en el Ejemplo 19. La preparación de enzima concentrada contenía actividad endoglucanasa (de acuerdo con la IUPAC, 1987) de 2057 nkat/ml.

- 50 La preparación de β -glucosidasa termófila que contenía β -glucosidasa β G_81 de Ta/Cel3A de *Thermoascus aurantiacus* ALKO 4242 se obtuvo como se ha descrito en el Ejemplo 21 que contenía una actividad β -glucosidasa (de acuerdo con Bailey y Linko, 1990), de 11500 nkat/ml.

Producto xilanasa termófila que contenía una xilanasa AM24 procedente de *Nonomuraea flexuosa* DSM43186. El producto se preparó mediante el uso de una cepa recombinante de *Trichoderma reesei* que había sido transformada con el casete de expresión de pALK1502, como se describe en el documento WO2005/100557. El producto sólido se

disolvió en agua para preparar una disolución al 10% y se obtuvo una preparación de enzima con actividad xilanasa (analizada de acuerdo con Bailey *et al.*, 1992) de 208000 nkat/ml.

Estas preparaciones de enzimas se combinaron como sigue (por 10 ml de mezcla): preparación de CBH/Cel7 7,79 ml, preparación de endoglucanasa 0,96 ml, preparación de β -glucosidasa 1,14 ml y preparación de xilanasa 0,31 ml. Esta mezcla se utilizó como "MEZCLA 2" de las enzimas termófilas.

Como comparación y referencia, se construyó una mezcla del estado de la técnica de enzimas de *Trichoderma reesei* comerciales combinando (por 10 ml) 8,05 ml de Celluclast 1,5 L FG (de Novozymes A/S) y 1,95 ml de Novozym 188 (de Novozymes A/S). Ésta se denominó "ENZIMAS de T. REESEI".

Se tomaron muestras de la hidrólisis después de 24, 48 y 72 h y se trataron como se ha descrito anteriormente. Los productos de la hidrólisis se cuantificaron utilizando el análisis para azúcares reductores (Bernfeld, 1955), utilizando glucosa como patrón. Los resultados de los blancos de sustrato se restaron de las muestras con enzimas, y la concentración de los productos de hidrólisis como azúcares reductores se presentan en la Figura 10.

Los resultados muestran claramente un mejor rendimiento de las enzimas descritas aquí la presente memoria en comparación con las enzimas de *Trichoderma* del estado de la técnica. A 45°C, la mezcla de enzimas termófilas mostró una hidrólisis más eficaz en comparación con las enzimas de *T. reesei*. La hidrólisis fue más rápida y también se obtuvieron rendimientos más altos de azúcar. Basándose en el análisis de HPLC el máximo rendimiento de azúcares (incluyendo azúcares solubles libres en el sustrato no lavado que se había utilizado) del sustrato sería de 5,73 mg por 10 mg de sustrato seco. De este modo, la hidrólisis por las enzimas de la mezcla 2 fue casi completa en el plazo de 48 horas. A 55°C y 57,5°C las enzimas termófilas descritas la presente memoria también mostraron un rendimiento claramente mejor en la hidrólisis, en comparación con las enzimas de *Trichoderma* del estado de la técnica.

Ejemplo 28. Hidrólisis de rastrojo de maíz pretratado a altas temperaturas utilizando una mezcla con una xilanasa termoestable

Se repitió el procedimiento explicado en el Ejemplo 27 excepto que el producto de xilanasa XT 02026A3 se reemplazó por preparación de xilanasa termófila que contenía xilanasa XYN_30 de Ta/Xyn10A de *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242 producida en *T. reesei*. El caldo del fermentador, producido como se describe en el Ejemplo 23 contenía una actividad xilanasa de 132000 nkat/ml (analizada de acuerdo con Bailey *et al.*, 1992).

Estas preparaciones de enzimas se combinaron como sigue (por 10 ml de mezcla): preparación de CBH/Cel7 7,64 ml, preparación de endoglucanasa 0,96 ml, preparación de β -glucosidasa 1,15 ml y preparación de xilanasa 0,25 ml. Esta mezcla se utilizó como "MEZCLA 3" de las enzimas termófilas.

Como comparación y referencia, se construyó una mezcla del estado de la técnica de enzimas de *Trichoderma reesei* comerciales combinando (por 10 ml) 8,05 ml de Celluclast 1,5 L FG (de Novozymes A/S) y 1,95 ml de Novozym 188 (de Novozymes A/S). Ésta se denominó "ENZIMAS de T. REESEI".

Se tomaron muestras de la hidrólisis después de 24, 48 y 72 h y se trataron como se ha descrito anteriormente. Los productos de la hidrólisis se cuantificaron utilizando el análisis para azúcares reductores (Bernfeld, 1955), utilizando glucosa como patrón. Los resultados de los blancos de sustrato se restaron de las muestras con enzimas, y la concentración de los productos de hidrólisis como azúcares reductores se presenta en la Figura 11.

Los resultados muestran claramente un mejor rendimiento de la mezcla de las enzimas descritas en la presente memoria en comparación con las enzimas de *Trichoderma* del estado de la técnica. A 45°C, la mezcla de enzimas termófilas mostró una hidrólisis más eficaz en comparación con las enzimas de *T. reesei*. A 55°C y 60°C las enzimas termófilas descritas en la presente memoria mostraron un rendimiento claramente mejor en la hidrólisis, en comparación con las enzimas de *Trichoderma* del estado de la técnica. El rendimiento de la nueva mezcla de enzimas a 60°C estuvo al mismo nivel que el rendimiento de las enzimas del estado de la técnica a 45°C.

Ejemplo 29. Hidrólisis de píceas pre-tratada a altas temperaturas utilizando una mezcla con una xilanasa termoestable

Se repitió el procedimiento descrito en el Ejemplo 28 con fibra de píceas sometida a explosión de vapor de agua lavada (impregnación con SO₂ al 3% p/p durante 20 min, seguido de pretratamiento con vapor de agua a 215°C durante 5 min, con 25,9% de materia seca) como sustrato utilizando temperaturas de hidrólisis 45°C, 55°C y 60°C. Se tomaron muestras de la hidrólisis después de 24, 48 y 72 h y se trataron como se ha descrito anteriormente. Los productos de la hidrólisis se cuantificaron utilizando el análisis para azúcares reductores (Bernfeld, 1955), utilizando glucosa como patrón. Los resultados de los blancos de sustrato se restaron de las muestras con enzimas, y la concentración de los productos de hidrólisis como azúcares reductores se presenta en la Figura 12.

Los resultados muestran claramente un mejor rendimiento de la mezcla de las enzimas descritas en la presente memoria, en comparación con las enzimas de *Trichoderma* del estado de la técnica a todas las temperaturas estudiadas. A 45°C la mezcla de enzimas termófilas mostró una hidrólisis más eficaz en comparación con las

enzimas de *T. reesei*, evidentemente debido a la mejor estabilidad en la hidrólisis a largo plazo. A 55°C la eficacia de la mezcla de las enzimas descritas en la presente memoria todavía estuvo al mismo nivel que a 45°C, mientras que la mezcla de estado de la técnica fue ineficaz con el sustrato utilizado a esta temperatura. A 60°C las enzimas termófilas descritas en la presente memoria mostraron una disminución de la hidrólisis aunque la hidrólisis estuvo casi al mismo nivel que el rendimiento de las enzimas del estado de la técnica a 45°C.

Ejemplo 30 Evaluación de la inhibición por glucosa de las β -glucosidasas de *Acremonium thermophilum* ALKO4245, *Chaetomium thermophilum* ALKO4261 y *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242

Los productos filtrados de cultivo producidos por las cepas *Acremonium thermophilum* ALKO4245, *Chaetomium thermophilum* ALKO4261 y *Thermoascus aurantiacus* ALKO4242 se describen en el Ejemplo 1. Las actividades β -glucosidasa (medidas de acuerdo con Bailey y Linko, 1990) de estas preparaciones fueron 21,4 nkat/ml, 5,6 nkat/ml y 18,6 nkat/ml, respectivamente. Como comparación, también se incluyeron en el experimento las enzimas comerciales Celluclast 1,5 L (β -glucosidasa de 534 nkat/ml) y Novozym 188 (β -glucosidasa de 5840 nkat/ml).

Con el fin de evaluar la sensibilidad de las diferentes β -glucosidasas a la inhibición por glucosa, se realizó un procedimiento de análisis de la actividad patrón en presencia de diferentes concentraciones de glucosa. A las disoluciones de sustrato (p-nitrofenil- β -D-glucopiranosido) para el análisis de la actividad β -glucosidasa se les añadió un suplemento de la glucosa de manera que la concentración de glucosa en la mezcla de análisis se ajustó a valores entre 0 y 0,5 M. Excepto esta adición de glucosa el análisis se realizó utilizando el procedimiento convencional (Bailey y Linko, 1990). Las actividades en presencia de concentraciones variables de glucosa como porcentaje de la actividad sin glucosa se presentan en la Figura 13.

Los resultados demuestran que las β -glucosidasas de *C. thermophilum* y *T. aurantiacus* se vieron menos afectadas por la inhibición por glucosa que las β -glucosidasas presentes en las enzimas comerciales: β -glucosidasa derivada de *Aspergillus* en Novozym 188 o β -glucosidasa derivada de *Trichoderma* en Celluclast 1,5 L. La enzima de *A. thermophilum* mostró un comportamiento comparable a la enzima de *T. reesei* de Celluclast. Especialmente la enzima de *C. thermophilum* fue claramente menos afectada por la alta concentración de glucosa. Por lo tanto, estos resultados indican que teniendo en cuenta la inhibición por glucosa el uso de las nuevas β -glucosidasas, especialmente a partir de cepas *Acremonium thermophilum* ALKO4242 y *Chaetomium thermophilum* ALKO4261, proporcionaría claras ventajas en la hidrólisis en condiciones industriales con alta concentración de glucosa.

Ejemplo 31. Actividad en papel de filtro de mezclas de enzimas a altas temperaturas

La actividad en papel de filtro de las preparaciones de enzimas se midió de acuerdo con el método de la IUPAC (1987) como se ha descrito en el procedimiento, excepto la reacción enzimática se realizó a temperaturas de 50°C a 70°C. La actividad FPU calculada se basa en la cantidad de enzima requerida para hidrolizar 4% de sustrato de papel de filtro en 1 h en condiciones experimentales. Se considera que la actividad FPU representa la actividad celulasa global total de una preparación de enzima.

Las mezclas de enzimas fueron MEZCLA 2 preparada como se ha descrito en el Ejemplo 27, MEZCLA 3 preparada como se ha descrito en el Ejemplo 28, y MEZCLA 4. La MEZCLA 4 se preparó combinando las preparaciones de enzimas descritas en el Ejemplo 27 como sigue (por 10 ml de mezcla): preparación de CBH/Cel7 7,84 ml, preparación de endoglucanasa 0,99 ml y preparación de β -glucosidasa 1,17 ml.

Las mezclas de enzimas utilizadas como referencia, que representaban las mezclas del estado de la técnica, fueron:

"ENZIMAS A de T. REESEI" preparada como se describe la preparación de "ENZIMAS de T. REESEI" descrita en el Ejemplo 26.

"ENZIMAS B de T. REESEI" se construyó combinando (por 10 ml) 8,05 ml de Econase CE (una preparación de celulasa de *T. reesei* comercial de AB Enzymes Oy, Rajamäki, Finlandia) y 1,95 ml de Novozym 188 (de Novozymes A/S).

Las actividades FPU medidas para las preparaciones de enzimas a diferentes temperaturas se presentan en la Figura 14 como porcentajes de la actividad en condiciones convencionales (IUPAC, 1987) (a 50°C).

Los resultados demuestran claramente que las mezclas de la invención muestran una actividad celulasa global superior a temperaturas elevadas (60-70°) en comparación con las mezclas del estado de la técnica basadas en enzimas de *Trichoderma* y *Aspergillus*.

Ejemplo 32. Uso de las nuevas beta-glucosidasas en la preparación de soforosa

Una mezcla de producto hidrolizado de almidón de alta concentración (Nutriosa 74/968, Roquette) se trató con preparación enzimática enriquecida pG_81/Cel3A de *Thermoascus aurantiacus* producida como se ha descrito en el Ejemplo 21 para producir una mezcla de azúcar que contenía cantidades apreciables de inductor de celulasa (soforosa) para superar la represión por glucosa.

- 5 La preparación enzimática enriquecida en β G₈₁/Cel3A de Ta se añadió a la disolución de Nutriosa al 70% (p/p) a una concentración final de 1 g de proteína total/litro. El recipiente de la mezcla se incubó en un baño de agua a 65°C durante 3 días con agitación constante y se utilizó como una fuente de carbono en un medio en matraces oscilantes para dos cepas de *Trichoderma* diferentes (A47 y Rut-C30). El efecto del tratamiento de la enzima se midió como la actividad endoglucanasa formada durante un cultivo en matraz oscilante durante 7 días. Como referencia se realizaron cultivos en las mismas condiciones con Nutriosa no tratada como fuente de carbono. Se obtuvo un incremento de más del doble en las actividades en los cultivos en matraz oscilante realizados en medio de Nutriosa pretratado con β G₈₁/Cel3A de Ta con las cepas sometidas a ensayo. Los resultados se muestran en la Figura 15.

Lista de depósito de organismos

Cepa	Plásmido contenido	Autoridad de depósito	Fecha de Depósito	Número de Depósito
<i>Acremonium thermophilum</i> ALKO4245	-	CBS ⁽¹⁾	20 Sep 2004	CBS 116240
<i>Thermoascus aurantiacus</i> ALKO4242	-	CBS ⁽¹⁾	20 Sep 2004	CBS 116239
<i>Chaetomium thermophilum</i> ALKO4265	-	CBS ⁽²⁾	8 Nov 1995	CBS 730.95 ⁽⁴⁾
<i>Escherichia coli</i>	pALK1635	DSMZ ⁽³⁾	16 Sep 2004	DSM 16723
<i>Escherichia coli</i>	pALK1642	DSMZ	16 Sep 2004	DSM 16727
<i>Escherichia coli</i>	pALK1646	DSMZ	16 Sep 2004	DSM 16728
<i>Escherichia coli</i>	pALK1861	DSMZ	16 Sep 2004	DSM 16729
<i>Escherichia coli</i>	pALK1715	DSMZ	16 Sep 2004	DSM 16724
<i>Escherichia coli</i>	pALK1723	DSMZ	16 Sep 2004	DSM 16725
<i>Escherichia coli</i>	pALK1725	DSMZ	16 Sep 2004	DSM 16726
<i>Escherichia coli</i>	pALK1904	DSMZ	13 May 2005	DSM 17323
<i>Escherichia coli</i>	pALK1908	DSMZ	13 May 2005	DSM 17324
<i>Escherichia coli</i>	pALK1925	DSMZ	13 May 2005	DSM 17325
<i>Escherichia coli</i>	pALK1926	DSMZ	13 May 2005	DSM 17326
<i>Escherichia coli</i>	pALK2001	DSMZ	18 Oct 2005	DSM 17667
<i>Escherichia coli</i>	pALK2010	DSMZ	18 Nov 2005	DSM 17729

- 10 ⁽¹⁾ Centraalbureau Voor Schimmelcultures en Uppsalalaan 8, 3584 CT, Utrecht, Países Bajos

⁽²⁾ Centraalbureau Voor Schimmelcultures en Oosterstraat 1, 3742 SK BAARN, Países Bajos

⁽³⁾ Deutsche Sammlung von und Mikroorganismen Zellkulturen GmbH (DSMZ), Mascheroder Weg 1 b, D-38124 Braunschweig, Alemania

- 15 ⁽⁴⁾ [Después de la terminación del período de depósito actual, las muestras se almacenarán bajo los acuerdos para dejar la cepa disponible más allá del tiempo aplicable de la patente].

Referencias

- Altschul S., Gish W., Miller W., Myers E. W. y Lipman D. J. (1990) Basic local alignment search tool. J. Mol. Biol. 215: 403-410.
- 20 Badger, P.C. (2002) Ethanol from cellulose: a general review. In Trends in new crops and new uses. J. Janick y A. Whipkey (eds.). ASHS Press, Alexandria, VA, USA, pp. 17-21.
- Bailey M. J. y K. M. H. Nevalainen (1981) Induction, isolation and testing of stable *Trichoderma reesei* mutants with improved production of solubilizing cellulase. Enz Microbiol Technol. 3: 153-157.
- 25 Bailey, M.J., Biely, P. y Poutanen, K. (1992) Interlaboratory testing for assay of xylanase activity. J Biotechnol. 23:257-270.
- 30 Bailey, M. J. y Linko, M. (1990) Production of β -galactosidase by *Aspergillus oryzae* in submerged bioreactor cultivation. J. Biotechnol. 16:57-66.

- Bailey M. J. y Poutanen K. (1989) Production of xylanases by strains of *Aspergillus*. *Appl. Microbiol. Biotechnol.* 30:5-10.
- 5 Bailey M., Siika-aho M., Valkeajärvi A. y Penttilä M. (1993) Hydrolytic properties of two cellulases of *Trichoderma reesei* expressed in yeast. *Biotechnol. Appl. Biochem* 17: 65-76.
- Bendtsen J.D., Nielsen H., von Heijne G. y Brunak S. (2004) Improved prediction of signal peptides: SignalP 3.0. *J. Mol. Biol.* 340: 783-795.
- 10 Bernfeld, B. (1955) Amylases, α and β . In: *Methods in Enzymology*, vol. 1, Eds. Colowick, S.P. y Kaplan, N.O. Academic Press, New York, págs. 149-158.
- Biely P., Vrsanska M., Tenkanen M., Kluepfel D. (1997) Endo-beta-1,4-xylanase families: differences in catalytic properties. *Journal of Biotechnology* 57: 151-166.
- 15 Coen, D.M. (2001) The polymerase chain reaction. In: Ausubel, F.M., Brent, R., Kingston, R.E., More, D.D., Seidman, J.G., Smith, K. y Struhl, K. (eds.) *Current protocols in molecular biology*. John Wiley & Sons. Inc., Hoboken, USA.
- De Palma-Fernandez, E.R., Gomes, E. y Da Silva, R. (2002) Purification and characterization of two beta-glucosidases from the thermophilic fungus *Thermoascus aurantiacus*. *Folia Microbiol.* 47:685-690.
- 20 Gasteiger, E., Gattiker A., Hoogland C., Ivanyi I., Appel R. D. y Bairoch A. (2003) ExPASy: the proteomics server for in-depth protein knowledge and analysis. *Nucleic Acids Res.* 31: 3784-3788.
- 25 Gellissen, G. (ed.) (2005) *Production of recombinant proteins. Novel microbial and eukaryotic expression systems*. Wiley-VCH Verlag GmbH&Co. Weinheim, Germany.
- Gill, S.C. y von Hippel, P.H. (1989) Calculation of protein extinction coefficients from amino acid sequence data. *Anal. Biochem.* 182: 319-326.
- 30 Gomes, I., Gomes, J., Gomes, D.J. y Steiner, W. (2000) Simultaneous production of high activities of thermostable endoglucanase and beta-glucosidase by the wild thermophilic fungus *Thermoascus aurantiacus*. *Appl. Microbiol. Biotechnol.* 53:461-468.
- 35 Gupta, R., E. Jung y S. Brunak. (2004) Prediction of N-glycosylation sites in human proteins, In preparation. www.cbs.dtu.dk/services/NetNGlyc/
- Haakana H., Miettinen-Oinonen A., Joutsjoki V., Mäntylä A., Suominen P, y Vehmaanperä J. (2004) Cloning of cellulase genes from *Melanocarpus albomyces* and their efficient expression in *Trichoderma reesei*. *Enz. Microbiol. Technol.* 34: 159-167.
- 40 Henrissat B. (1991) A classification of glycosyl hydrolases based on amino acid sequence similarities. *Biochem. J.* 280: 309-316.
- 45 Henrissat B. y Bairoch A. (1993) New families in the classification of glycosyl hydrolases based on amino acid sequence similarities. *Biochem. J.* 293: 781-788.
- Henrissat B. y Bairoch A. (1996). Updating the sequence-based classification of glycosyl hydrolases. *Biochem. J.* 316: 695-696
- 50 Henrissat B., Teeri T. T. y Warren R. A. J. (1998) A scheme for designating enzymes that hydrolyse the polysaccharides in the cell wall of plants. *FEBS Letters* 425: 352-354.
- Hong J., H. Tamaki, K. Yamamoto, y Kumagai H. (2003a) Cloning of a gene encoding a thermo-stabile endo- β -1,4-glucanase from *Thermoascus aurantiacus* and its expression in yeast. *Biotech. Letters* 25: 657-661.
- 55 Hong J., Tamaki H., Yamamoto K. y Kumagai H. (2003b) Cloning of a gene encoding thermostable cellobiohydrolase from *Thermoascus aurantiacus* and its expression in yeast. *Appl. Microbiol. Biotechnol.* 63: 42-50.
- 60 IUPAC (International Union of Pure and Applied Chemistry) (1987). *Measurement of cellulase activities*. *Pure and Appl. Chem.* 59: 257-268.
- Joutsjoki, V. V., Torkkeli T.K. y Nevalainen K. M. H. (1993) Transformation of *Trichoderma reesei* with the *Hormoconis resinae* glucoamylase P (gamP) gene: production of a heterologous glucoamylase by *Trichoderma reesei*. *Curr. Genet.* 24: 223-228.
- 65

- Karhunen T., Mäntylä A., Nevalainen K. M. H. y Suominen P. L. (1993) High frequency one-step gene replacement in *Trichoderma reesei*. I. Endoglucanase I overproduction. *Mol. Gen. Genet.* 241: 515-522.
- 5 Khandke, K.M., Yathil, P.J.V. y Murthy, S.K. (1989) Purification of xylanase, beta-glucosidase, endocellulase, and exocellulase from a thermophilic fungus, *Thermoascus aurantiacus*. *Archiv. Biochem. Biophys.* 274:491-500.
- Kurabi A., Berlin A, Gilkes N., Kilburn D., Markov A., Skomarovsky A., Gusakov A., Okunev O., Sinitsyn A., Gregg D. Xie D. y Saddler J. (2005) Enzymatic hydrolysis of steam-exploded and ethanol organosolv-pretreated Douglas-Fir by novel and commercial fungal cellulases. *Appl. Biochem and Biotechnol.* Vol 121-124: 219-229.
- 10 Lever, M. (1972) A new reaction for colorimetric determination of carbohydrates. *Anal. Biochem.*, 47: 276-279.
- Lo Leggio, L., Kalogiannis S., Bhat M.K., y Pickersgill R.W. (1999) High resolution structure and sequence of the *T. aurantiacus* xylanase I: implications for evolution of thermostability in family 10 xylanases and enzymes with (beta) alpha-barrel architecture. *Proteins* 36(3): 295-306.
- 15 Lowry, O., Rosenbrough, N., Farr, A. y Randall, R. (1951) Protein measurement with the Folin phenol reagent. *J. Biol. Chem.* 193: 265-275.
- 20 Needleman S. y Wunsch C. (1970) A general method applicable to the search for similarities in the amino acid sequence of two proteins. *Journal of Molecular Biology* 48, 443-453.
- Nielsen H., Engelbrecht J., Brunak S. y von Heijne G. (1997) Identification of prokaryotic and eukaryotic signal peptides and prediction of their cleavage sites. *Protein Engineering* 10: 1-6.
- 25 Paloheimo M., Mäntylä A., Kallio J., y Suominen P. (2003) High-yield production of a bacterial xylanase in the filamentous fungus *Trichoderma reesei* requires a carrier polypeptide with an intact domain structure. *Appl. Env. Microbiol.* 69: 7073-7082.
- 30 Parry, N.J., Beever, D.E., Owen, O., Vandenberghe, I., Van Beeumen, J. y Bhat, M.K. (2001) Biochemical characterization and mechanism of action of a thermostable beta-glucosidase purified from *Thermoascus aurantiacus*. *Biochem. J.* 353:117-127.
- 35 Parry N., Beever D., Owen E., Nerinckx W. Claeysens M, Van Beeumen J. y Bhat M. (2002) Biochemical characterization and mode of action of a thermostable endoglucanase purified from *Thermoascus aurantiacus*, *Arch. of Biochem. and Biophys.* 404: 243-253.
- Penttilä M., Nevalainen H., Rättö M., Salminen E. y Knowles J. (1987) A versatile transformation system for the cellulolytic filamentous fungus *Trichoderma reesei*. *Gene* 61:155-164.
- 40 Raeder U. y Broda P. (1985) Rapid preparation of DNA from filamentous fungi. *Lett. Appl. Microbiol.* 1: 17-20.
- Rice P, Longden I y Bleasby A. (2000). EMBOSS: The European Molecular Biology Open Software Suite. *Trends in Genetics* 16:276-277.
- 45 Sambrook J., Fritsch E. F. y Maniatis T. (1989) *Molecular cloning, a laboratory manual*. Cold Spring Harbor Laboratory, New York, US.
- Sambrook J. y Russell D. W. (2001) *Molecular cloning, a laboratory manual*. Cold Spring Harbor Laboratory, New York, US.
- 50 Srisodsuk M, Reinikainen T, Penttilä M y Teeri T. (1993) Role of the interdomain linker peptide of *Trichoderma reesei* cellobiohydrolase I in its interaction with crystalline cellulose. *J. Biol. Chem.* Oct 5;268(28): 20756-61.
- 55 Sundberg, M., y Poutanen, K. (1991) Purification and properties of two acetylxylan esterases of *Trichoderma reesei*. *Biotechnol. Appl. Biochem.* 13: 1-11.
- Suurnäkki, A., Tenkanen M., Siika-aho, M., Niku-Paavola, M.-L., Viikari, L. y Buchert, J. (2000) *Trichoderma reesei* cellulases and their core domains in the hydrolysis and modification of chemical pulp. *Cellulose* 7: 189-209.
- 60 Tenkanen, M., Puls, J. y Poutanen, K (1992) Two major xylanases of *Trichoderma reesei*. *Enzyme Microbiol. Technol.* 14: 566-574.
- Tomme, P. McRae, S., Wood, T. y Claeysens, M. (1988) Chromatographic separation of cellulolytic enzymes. *Methods in Enzymol.* 160: 187-192.
- 65

Tong, C.C., Cole, A.L. y Shepherd, M.G. (1980) Purification and properties of the cellulases from the thermophilic fungus *Thermoascus aurantiacus*. *Biochem. J.* 191:83-94.

5 Tuohy M., Walsh J., Murray P., Claeysens M., Cuffe M., Savage A. y Coughan M. (2002) Kinetic parameters and mode of action of cellobiohydrolases produced by *Talaromyces emersonii*. *Biochem. Biophys. Acta* 1596: 366-380 (abstract).

10 Van Petegem et al (2002) Atomic resolution structure of major endoglucanase from *Thermoascus aurantiacus*, *Biochem. and Biophys. Res. Comm.* 296, págs. 161-166.

Van Tilbeurgh, H., Loontjens, F., de Bruyne, C. y Claeysens, M. (1988) Fluorogenic and chromogenic glycosides as substrates and ligands of carbohydrases. *Methods Enzymol.* 160:45-59.

15 Wyman, C.E. (2001) Twenty years of trials, tribulations, and research progress in bioethanol technology. *Applied Biochemistry and Biotechnology* 91-93: 5-21.

US 4.966.850. Yu, E.K.C. Tan, L.U.L. y Saddler, J.N. (1990) Production of thermostable xylanase and cellulase.

LISTA DE SECUENCIAS

	<110> Roal	
5	<120> Tratamiento de material celulósico y enzimas útiles en el mismo	
	<130> 2051999	
	<160> 30	
10	<170> PatentIn versión 3.1	
	<210> 1	
	<211> 3192	
15	<212> ADN	
	<213> Thermoascus aurantiacus	
	<220>	
	<221> CDS	
20	<222> (1514)..(2122)	
	<223>	
	<220>	
	<221> Intrón	
25	<222> (2123)..(2187)	
	<223>	
	<220>	
	<221> CDS	
30	<222> (2188)..(2949)	
	<223>	
	<400> 1	
	ctagaccttt atcctttcat ccgaccagac ttcccccttg accttggcgc cctgttgact	60
	acctacctac ctaggtaggt aacgtcgtcg accctcttga atgatacctcg tcacactgca	120
	aacatccgaa acatacggca aaagatgatt gggcatggat gcaggagaca tcgaatgagg	180
	gcttagaagg aaatgaaaac ctgggaccag gacgctaggt acgatgaaat ccgccaatgg	240
	tgaaacttta agtcgtgcct acagcacagg ctctgtgaag attgcgctgt tcagacttaa	300
	tctttctcatc acagtccaag tctttatgaa aaggaaaaga gagagaagag cgctatttcg	360
	agctgtcggc ctcataggga gacagtcgag cataccagcg gtatcgacgt tagactcaac	420
	caagaataat gacgagaata aacacagaag tcaaccttga actgtatatc agggttccag	480
	cagcagatag ttacttgcac aaagacaact ccccgagggc tctctgcata caccaggatg	540
	ttccggaatt attcactgct cgtttccgac gtggcgctcag tgatccgtct ccacagaacc	600
	tctacctggg gaataaccca ggggaggaat ctgcaagtaa gaacttaata ccaatccccg	660
	gggctgccgg ggtgaatcaa atctcccgcg ggaaattaaa ccatacgaat gtttttgcac	720
	cacatgcatg cttggcacga tttctccgca agggagtcac agagaaagac atatttcgca	780
	tactactgtg actctgcaga gttacatatc actcaggata cattgcagat cattgtccga	840
35	gcatcaaaca tggacctgca ggatcaacgg cccgacaaaa cacaagtggc taaagctggg	900

```

ggatgcccga acccgctgcg caatatcatt gatggatgtt cccccacatt tttaaaacat      960
cgacgggatcg gcccgcatatc taatcctttt atcaaccaaa agttccactc gactagagaa      1020
aaaaaggcca aggccactaa ttgcagtcgg atactggtct tttcgccgtc caacaccttc      1080
atccatgatc cccttagcca ccaatgcccc acataatata tgttgacata ggtacgtagc      1140
tctgttatcc aatcgcatcc gaacctcttt aacggacccc tctacacac cttatcctaa      1200
cttcaggaga ctgttgccca ttggggattg aggaggtccg ggttgcagga tgcgtttctag      1260
gctaaattct cgcccggtag ccatctcgaa tctctcgtga agccttcctc tgaacggttg      1320
gcgggcccgtc aagccgatga ccatgggttc ctgatagagc ttgtgcctga ccggccttgg      1380
cggcatagac gagctgaaca catcaggtat gaacagatca gatataaagt cggattgagt      1440
cctagtacga agcaatccgc caccacaaaa tcaagcaacg agcgacagca ataacaatat      1500
caatcgaatc gca atg tat cag cgc gct ctt ctc ttc tct ttc ttc ctc      1549
          Met Tyr Gln Arg Ala Leu Leu Phe Ser Phe Phe Leu
            1             5             10

gcc gcc gcc cgc gcg cag cag gcc ggt acc gta acc gca gag aat cac      1597
Ala Ala Ala Arg Ala Gln Gln Ala Gly Thr Val Thr Ala Glu Asn His
          15             20             25

cct tcc ctg acc tgg cag caa tgc tcc agc ggc ggt agt tgt acc acg      1645
Pro Ser Leu Thr Trp Gln Gln Cys Ser Ser Gly Gly Ser Cys Thr Thr
          30             35             40

cag aat gga aaa gtc gtt atc gat gcg aac tgg cgt tgg gtc cat acc      1693
Gln Asn Gly Lys Val Val Ile Asp Ala Asn Trp Arg Trp Val His Thr
          45             50             55             60

acc tct gga tac acc aac tgc tac acg ggc aat acc tgg gac acc agt      1741
Thr Ser Gly Tyr Thr Asn Cys Tyr Thr Gly Asn Thr Trp Asp Thr Ser
          65             70             75

atc tgt ccc gac gac gtg acc tgc gct cag aat tgt gcc ttg gat gga      1789
Ile Cys Pro Asp Asp Val Thr Cys Ala Gln Asn Cys Ala Leu Asp Gly
          80             85             90

gcg gat tac agt ggc acc tat ggt gtt acg acc agt ggc aac gcc ctg      1837
Ala Asp Tyr Ser Gly Thr Tyr Gly Val Thr Thr Ser Gly Asn Ala Leu
          95             100             105

aga ctg aac ttt gtc acc caa agc tca ggg aag aac att ggc tcg cgc      1885
Arg Leu Asn Phe Val Thr Gln Ser Ser Gly Lys Asn Ile Gly Ser Arg
          110             115             120

ctg tac ctg ctg cag gac gac acc act tat cag atc ttc aag ctg ctg      1933
Leu Tyr Leu Leu Gln Asp Asp Thr Thr Tyr Gln Ile Phe Lys Leu Leu
          125             130             135             140

ggt cag gag ttt acc ttc gat gtc gac gtc tcc aat ctc cct tgc ggg      1981
Gly Gln Glu Phe Thr Phe Asp Val Asp Val Ser Asn Leu Pro Cys Gly
          145             150             155

ctg aac ggc gcc ctc tac ttt gtg gcc atg gac gcc gac ggc gga ttg      2029
Leu Asn Gly Ala Leu Tyr Phe Val Ala Met Asp Ala Asp Gly Gly Leu
          160             165             170

```

tcc aaa tac cct ggc aac aag gca ggc gct aag tat ggc act ggt tac Ser Lys Tyr Pro Gly Asn Lys Ala Gly Ala Lys Tyr Gly Thr Gly Tyr 175 180 185	2077
tgc gac tct cag tgc cct cgg gat ctc aag ttc atc aac ggt cag Cys Asp Ser Gln Cys Pro Arg Asp Leu Lys Phe Ile Asn Gly Gln 190 195 200	2122
gtacgtcaga agtgataact agccagcaga gcccatgaat cattaactaa cgctgtcaaaa	2182
tacag gcc aat gtt gaa ggc tgg cag ccg tct gcc aac gac cca aat gcc Ala Asn Val Glu Gly Trp Gln Pro Ser Ala Asn Asp Pro Asn Ala 205 210 215	2232
ggc gtt ggt aac cac ggt tcc tgc tgc gct gag atg gat gtc tgg gaa Gly Val Gly Asn His Gly Ser Cys Cys Ala Glu Met Asp Val Trp Glu 220 225 230	2280
gcc aac agc atc tct act gcg gtg acg cct cac cca tgc gac acc ccc Ala Asn Ser Ile Ser Thr Ala Val Thr Pro His Pro Cys Asp Thr Pro 235 240 245 250	2328
ggc cag acc atg tgc cag gga gac gac tgt ggt gga acc tac tcc tcc Gly Gln Thr Met Cys Gln Gly Asp Asp Cys Gly Gly Thr Tyr Ser Ser 255 260 265	2376
act cga tat gct ggt acc tgc gac cct gat ggc tgc gac ttc aat cct Thr Arg Tyr Ala Gly Thr Cys Asp Pro Asp Gly Cys Asp Phe Asn Pro 270 275 280	2424
tac cgc cag ggc aac cac tcg ttc tac ggc ccc ggg cag atc gtc gac Tyr Arg Gln Gly Asn His Ser Phe Tyr Gly Pro Gly Gln Ile Val Asp 285 290 295	2472
acc agc tcc aaa ttc acc gtc gtc acc cag ttc atc acc gac gac ggg Thr Ser Ser Lys Phe Thr Val Val Thr Gln Phe Ile Thr Asp Asp Gly 300 305 310	2520
acc ccc tcc ggc acc ctg acg gag atc aaa cgc ttc tac gtc cag aac Thr Pro Ser Gly Thr Leu Thr Glu Ile Lys Arg Phe Tyr Val Gln Asn 315 320 325 330	2568
ggc aag gta atc ccc cag tcg gag tcg acg atc agc ggc gtc acc ggc Gly Lys Val Ile Pro Gln Ser Glu Ser Thr Ile Ser Gly Val Thr Gly 335 340 345	2616
aac tca atc acc acc gag tat tgc acg gcc cag aag gcc gcc ttc ggc Asn Ser Ile Thr Thr Glu Tyr Cys Thr Ala Gln Lys Ala Ala Phe Gly 350 355 360	2664
gac aac acc ggc ttc ttc acg cac ggc ggg ctt cag aag atc agt cag Asp Asn Thr Gly Phe Phe Thr His Gly Gly Leu Gln Lys Ile Ser Gln 365 370 375	2712
gct ctg gct cag ggc atg gtc ctc gtc atg agc ctg tgg gac gat cac Ala Leu Ala Gln Gly Met Val Leu Val Met Ser Leu Trp Asp Asp His 380 385 390	2760
gcc gcc aac atg ctc tgg ctg gac agc acc tac ccg act gat gcg gac Ala Ala Asn Met Leu Trp Leu Asp Ser Thr Tyr Pro Thr Asp Ala Asp 395 400 405 410	2808
ccg gac acc cct ggc gtc gcg cgc ggt acc tgc ccc acg acc tcc ggc Pro Asp Thr Pro Gly Val Ala Arg Gly Thr Cys Pro Thr Thr Ser Gly 415 420 425	2856

gtc ccg gcc gac gtt gag tcg cag tac ccc aat tca tat gtt atc tac 2904
Val Pro Ala Asp Val Glu Ser Gln Tyr Pro Asn Ser Tyr Val Ile Tyr
430 435 440

tcc aac atc aag gtc gga ccc atc aac tcg acc ttc acc gcc aac 2949
Ser Asn Ile Lys Val Gly Pro Ile Asn Ser Thr Phe Thr Ala Asn
445 450 455

taagtaagta actggcactc taccaccgag agcttcgtga agatacaggg gtggttgga 3009

gattgtcgtg tacagggggac atgcgatgct caaaaatcta catcagtttg ccaattgaac 3069

catgaaaaaa aggggggagat caaagaagtc tgtcaaaaga ggggggctgt ggcagcttaa 3129

gccttggtgt agatcgagtc gacgccctat agtgagtcgt attagagctc ggggccgcga 3189

gct 3192

<210> 2

<211> 457

<212> PRT

<213> Thermoascus aurantiacus

<400> 2

Met Tyr Gln Arg Ala Leu Leu Phe Ser Phe Phe Leu Ala Ala Arg
1 5 10 15

Ala Gln Gln Ala Gly Thr Val Thr Ala Glu Asn His Pro Ser Leu Thr
20 25 30

Trp Gln Gln Cys Ser Ser Gly Gly Ser Cys Thr Thr Gln Asn Gly Lys
35 40 45

Val Val Ile Asp Ala Asn Trp Arg Trp Val His Thr Thr Ser Gly Tyr
50 55 60

Thr Asn Cys Tyr Thr Gly Asn Thr Trp Asp Thr Ser Ile Cys Pro Asp
65 70 75 80

Asp Val Thr Cys Ala Gln Asn Cys Ala Leu Asp Gly Ala Asp Tyr Ser
85 90 95

Gly Thr Tyr Gly Val Thr Thr Ser Gly Asn Ala Leu Arg Leu Asn Phe
100 105 110

Val Thr Gln Ser Ser Gly Lys Asn Ile Gly Ser Arg Leu Tyr Leu Leu
115 120 125

Gln Asp Asp Thr Thr Tyr Gln Ile Phe Lys Leu Leu Gly Gln Glu Phe
130 135 140

Thr Phe Asp Val Asp Val Ser Asn Leu Pro Cys Gly Leu Asn Gly Ala
145 150 155 160

5

10

ES 2 582 078 T3

Leu Tyr Phe Val Ala Met Asp Ala Asp Gly Gly Leu Ser Lys Tyr Pro
 165 170 175
 Gly Asn Lys Ala Gly Ala Lys Tyr Gly Thr Gly Tyr Cys Asp Ser Gln
 180 185 190
 Cys Pro Arg Asp Leu Lys Phe Ile Asn Gly Gln Ala Asn Val Glu Gly
 195 200 205
 Trp Gln Pro Ser Ala Asn Asp Pro Asn Ala Gly Val Gly Asn His Gly
 210 215 220
 Ser Cys Cys Ala Glu Met Asp Val Trp Glu Ala Asn Ser Ile Ser Thr
 225 230 235 240
 Ala Val Thr Pro His Pro Cys Asp Thr Pro Gly Gln Thr Met Cys Gln
 245 250 255
 Gly Asp Asp Cys Gly Gly Thr Tyr Ser Ser Thr Arg Tyr Ala Gly Thr
 260 265 270
 Cys Asp Pro Asp Gly Cys Asp Phe Asn Pro Tyr Arg Gln Gly Asn His
 275 280 285
 Ser Phe Tyr Gly Pro Gly Gln Ile Val Asp Thr Ser Ser Lys Phe Thr
 290 295 300
 Val Val Thr Gln Phe Ile Thr Asp Asp Gly Thr Pro Ser Gly Thr Leu
 305 310 315 320
 Thr Glu Ile Lys Arg Phe Tyr Val Gln Asn Gly Lys Val Ile Pro Gln
 325 330 335
 Ser Glu Ser Thr Ile Ser Gly Val Thr Gly Asn Ser Ile Thr Thr Glu
 340 345 350
 Tyr Cys Thr Ala Gln Lys Ala Ala Phe Gly Asp Asn Thr Gly Phe Phe
 355 360 365
 Thr His Gly Gly Leu Gln Lys Ile Ser Gln Ala Leu Ala Gln Gly Met
 370 375 380
 Val Leu Val Met Ser Leu Trp Asp Asp His Ala Ala Asn Met Leu Trp
 385 390 395 400
 Leu Asp Ser Thr Tyr Pro Thr Asp Ala Asp Pro Asp Thr Pro Gly Val
 405 410 415
 Ala Arg Gly Thr Cys Pro Thr Thr Ser Gly Val Pro Ala Asp Val Glu
 420 425 430
 Ser Gln Tyr Pro Asn Ser Tyr Val Ile Tyr Ser Asn Ile Lys Val Gly
 435 440 445
 Pro Ile Asn Ser Thr Phe Thr Ala Asn
 450 455

```

<210> 3
<211> 3055
<212> ADN
<213> Acremonium thermophilum

5
<220>
<221> CDS
<222> (972)..(1595)
<223>

10
<220>
<221> Intrón
<222> (1596)..(1729)
<223>

15
<220>
<221> CDS
<222> (1730)..(2290)
<223>

20
<220>
<221> Intrón
<222> (2291)..(2412)
<223>

25
<220>
<221> CDS
<222> (2413)..(2540)
<223>

30
<220>
<221> Intrón
<222> (2541)..(2627)
<223>

35
<220>
<221> CDS
<222> (2628)..(2691)
<223>

40
<400> 3
gaattcggat cacaccgaga gcttcgcgat gccagctgt ctcagcttgt acccgtctac 60
caacgttccg catcttcggt accttgatag ctgcggtttg ctggactgct ttgtgagggg 120

```

actgtgccac gccgtgggaga cgggtgccgt accatcggtt actgcgcaga ctgagaaccg	180
tcgttgccga aacagccagg caggaagcct gtccaccttc atgtatcttc atatggaccc	240
cagcgcgccc ctctctttct cctcatttct tgcccaccac gatggacacc atgccaatct	300
atttcttgat cccttgactc ctcagccccc cagcagtcgg acaatgtaca gtgatgggca	360
tctctttctg tacatacgtc ccctctcgcg gtgtccacgc gcggccgggg atgcctggga	420
cggagtgcc aacgcaggga acgagacttg gctgatgggg tgcggtgcat ggtggcacia	480
gagatccagg cccccgacg tcgttctcgc acgtatcctt cccccgccgg cgatgcccaa	540
gtgggaagtc ttcggagcgg caccagggcc catcttgccg atgcccgga cggctctggc	600
ggttgccctc atctatcgtg gctgcacatc cgccgtgccc ccattgggaa agcaggcttt	660
gttcttcccg tctgtcgatc gtctcccacc taccctccct cctcgcaagg gcttaccctg	720
gccccctact gctgcttcac ctcactgctg cttccccgca atgccccctc gccccccccc	780
ccccctctc ctttgcahta cagatctaca taatatcgag acgccccca agctgtttct	840
ctggcacagc cctctcgcg gtgggtgcaag agcaagtcag agtatcaatt ccccatctc	900
tcctctcagc ccttctgccc tggtcacccc gacattctgg gcccgtagcc aagaccgac	960
cgcctctcac c atg cac aag cgg gcg gcc acc ctc tcc gcc ctc gtc gtc	1010
Met His Lys Arg Ala Ala Thr Leu Ser Ala Leu Val Val	
1 5 10	
gcc gcc gcc ggc ttc gcc cgc ggc cag ggc gtg ggc acg cag cag acg	1058
Ala Ala Ala Gly Phe Ala Arg Gly Gln Gly Val Gly Thr Gln Gln Thr	
15 20 25	
gag acg cac ccc aag ctc acc ttc cag aag tgc tcc gcc gcc ggc agc	1106
Glu Thr His Pro Lys Leu Thr Phe Gln Lys Cys Ser Ala Ala Gly Ser	
30 35 40 45	
tgc acg acc cag aac ggc gag gtg gtc atc gac gcc aac tgg cgc tgg	1154
Cys Thr Thr Gln Asn Gly Glu Val Val Ile Asp Ala Asn Trp Arg Trp	
50 55 60	
gtg cac gac aag aac ggc tac acc aac tgc tac acg ggc aac gag tgg	1202
Val His Asp Lys Asn Gly Tyr Thr Asn Cys Tyr Thr Gly Asn Glu Trp	
65 70 75	
aac acc acc atc tgc gcc gac gcc gcc tgc tgc gcc agc aac tgc gtc	1250
Asn Thr Thr Ile Cys Ala Asp Ala Ala Ser Cys Ala Ser Asn Cys Val	
80 85 90	
gtc gac ggc gcc gac tac cag ggc acc tac ggc gcc tcc acc tcc ggc	1298
Val Asp Gly Ala Asp Tyr Gln Gly Thr Tyr Gly Ala Ser Thr Ser Gly	
95 100 105	
aac gcc ctg acc ctc aag ttc gtc acc aag ggc agc tac gcc acc aac	1346
Asn Ala Leu Thr Leu Lys Phe Val Thr Lys Gly Ser Tyr Ala Thr Asn	
110 115 120 125	
atc ggc tgc cgc atg tac ctg atg gcc agc ccc acc aag tac gcc atg	1394
Ile Gly Ser Arg Met Tyr Leu Met Ala Ser Pro Thr Lys Tyr Ala Met	
130 135 140	
ttc acc ctg ctg ggc cac gag ttc gcc ttc gac gtc gac ctg agc aag	1442

ES 2 582 078 T3

Phe Thr Leu Leu Gly His Glu Phe Ala Phe Asp Val Asp Leu Ser Lys	
145 150 155	
ctg ccc tgc ggc ctc aac ggc gcc gtc tac ttc gtc agc atg gac gag	1490
Leu Pro Cys Gly Leu Asn Gly Ala Val Tyr Phe Val Ser Met Asp Glu	
160 165 170	
gac ggc ggc acc agc aag tac ccc tcc aac aag gcc ggc gcc aag tac	1538
Asp Gly Gly Thr Ser Lys Tyr Pro Ser Asn Lys Ala Gly Ala Lys Tyr	
175 180 185	
ggc acg ggc tac tgc gac tcg cag tgt ccg cgc gac ctc aag ttt atc	1586
Gly Thr Gly Tyr Cys Asp Ser Gln Cys Pro Arg Asp Leu Lys Phe Ile	
190 195 200 205	
gac ggc aag gtgagaaccc gcactagcgt cccgccttcc gtgtccctcc	1635
Asp Gly Lys	
ttttgccttc ttcgaccgcc ctcttccctg cggggccaggg tcgctgggggt gctgtcctcc	1695
tttctggtgg gcagcgggtgc tgatcccgcg ccag gcc aac tcg gcc agc tgg cag	1750
Ala Asn Ser Ala Ser Trp Gln	
210 215	
ccc tcg tcc aac gac cag aac gcc ggc gtg ggc ggc atg ggc tcg tgc	1798
Pro Ser Ser Asn Asp Gln Asn Ala Gly Val Gly Gly Met Gly Ser Cys	
220 225 230	
tgc gcc gag atg gac atc tgg gag gcc aac tcc gtc tcc gcc gcc tac	1846
Cys Ala Glu Met Asp Ile Trp Glu Ala Asn Ser Val Ser Ala Ala Tyr	
235 240 245	
acg ccg cac ccg tgc cag aac tac cag cag cac agc tgc agc ggc gac	1894
Thr Pro His Pro Cys Gln Asn Tyr Gln Gln His Ser Cys Ser Gly Asp	
250 255 260	
gac tgc ggc ggc acc tac tcg gcc acc cgc ttc gcc ggc gac tgc gac	1942
Asp Cys Gly Gly Thr Tyr Ser Ala Thr Arg Phe Ala Gly Asp Cys Asp	
265 270 275	
ccg gac ggc tgc gac tgg aac gcc tac cgc atg ggc gtg cac gac ttc	1990
Pro Asp Gly Cys Asp Trp Asn Ala Tyr Arg Met Gly Val His Asp Phe	
280 285 290 295	
tac ggc aac ggc aag acc gtc gac acc ggc aag aag ttc tcc atc gtc	2038
Tyr Gly Asn Gly Lys Thr Val Asp Thr Gly Lys Lys Phe Ser Ile Val	
300 305 310	
acc cag ttc aag ggc tcc ggc tcc acc ctg acc gag atc aag cag ttc	2086
Thr Gln Phe Lys Gly Ser Gly Ser Thr Leu Thr Glu Ile Lys Gln Phe	
315 320 325	
tac gtc cag gac ggc agg aag atc gag aac ccc aac gcc acc tgg ccc	2134
Tyr Val Gln Asp Gly Arg Lys Ile Glu Asn Pro Asn Ala Thr Trp Pro	
330 335 340	
ggc ctc gag ccc ttc aac tcc atc acc ccg gac ttc tgc aag gcc cag	2182
Gly Leu Glu Pro Phe Asn Ser Ile Thr Pro Asp Phe Cys Lys Ala Gln	
345 350 355	
aag cag gtc ttc ggc gac ccc gac cgc ttc aac gac atg ggc ggc ttc	2230
Lys Gln Val Phe Gly Asp Pro Asp Arg Phe Asn Asp Met Gly Gly Phe	
360 365 370 375	

acc aac atg gcc aag gcc ctg gcc aac ccc atg gtc ctg gtg ctg tcg 2278
 Thr Asn Met Ala Lys Ala Leu Ala Asn Pro Met Val Leu Val Leu Ser
 380 385 390

ctg tgg gac gac gtgagccatt ttgcattct ctcctgactc tcctccgctg 2330
 Leu Trp Asp Asp
 395

ccatcaccac ctcttccacc accgccacga ggggtgtagct tgatctccgc tgactgacgt 2390

gtgcccacac ccccgtttct ag cac tac tcc aac atg ctg tgg ctc gac tct 2442
 His Tyr Ser Asn Met Leu Trp Leu Asp Ser
 400 405

acc tac ccg acc gac gcc gat ccc agc gcg ccc ggc aag gga cgt ggc 2490
 Thr Tyr Pro Thr Asp Ala Asp Pro Ser Ala Pro Gly Lys Gly Arg Gly
 410 415 420

acc tgc gac acc agc agc ggc gtg cca agc gac gtg gag tcg aag aat 2538
 Thr Cys Asp Thr Ser Ser Gly Val Pro Ser Asp Val Glu Ser Lys Asn
 425 430 435

gg gtgagtcgga tcttctgcat gcggcccggt ttccgagcat tgcttgggggt 2590
 Gly

cctccctcag gctgacacac gcgcgccttc gatacag c gat gcg acc gtc atc 2643
 Asp Ala Thr Val Ile
 440

tac tcc aac atc aag ttt ggg ccg ctg gac tcc acc tac acg gct tcc 2691
 Tyr Ser Asn Ile Lys Phe Gly Pro Leu Asp Ser Thr Tyr Thr Ala Ser
 445 450 455

tgagcagccg ctttgggttc ggtggggccg aagcacaaca agtgtgtgcg tagctgagat 2751

gatggccgat ctctgtcctt tgtctcctag tgtctctctt atcgaacaac cccccgacct 2811

gcagcgctcg cgggcatcgt atagtctggt gtaactgtat atagctctgt gcgtgtgaat 2871

cgaacgagca ccgacgaaat gtgggtgttc atgctatcgt acatgctctt gcgagatctg 2931

aagtcgtcaa ttagacattg ccaccatcca acttggcgac tgtccaccog gtccatttgt 2991

atcactgggt ctcccgagac ccggtctctc tcacaccgta atcactgcaa gcagagttga 3051

attc 3055

<210> 4
 <211> 459
 <212> PRT
 <213> Acremonium thermophilum

<400> 4
 Met His Lys Arg Ala Ala Thr Leu Ser Ala Leu Val Val Ala Ala Ala
 1 5 10 15

Gly Phe Ala Arg Gly Gln Gly Val Gly Thr Gln Gln Thr Glu Thr His
 20 25 30

Pro Lys Leu Thr Phe Gln Lys Cys Ser Ala Ala Gly Ser Cys Thr Thr

5

10

ES 2 582 078 T3

35					40					45					
Gln	Asn	Gly	Glu	Val	Val	Ile	Asp	Ala	Asn	Trp	Arg	Trp	Val	His	Asp
50						55					60				
Lys	Asn	Gly	Tyr	Thr	Asn	Cys	Tyr	Thr	Gly	Asn	Glu	Trp	Asn	Thr	Thr
65					70					75					80
Ile	Cys	Ala	Asp	Ala	Ala	Ser	Cys	Ala	Ser	Asn	Cys	Val	Val	Asp	Gly
				85					90					95	
Ala	Asp	Tyr	Gln	Gly	Thr	Tyr	Gly	Ala	Ser	Thr	Ser	Gly	Asn	Ala	Leu
			100					105					110		
Thr	Leu	Lys	Phe	Val	Thr	Lys	Gly	Ser	Tyr	Ala	Thr	Asn	Ile	Gly	Ser
		115					120					125			
Arg	Met	Tyr	Leu	Met	Ala	Ser	Pro	Thr	Lys	Tyr	Ala	Met	Phe	Thr	Leu
	130					135						140			
Leu	Gly	His	Glu	Phe	Ala	Phe	Asp	Val	Asp	Leu	Ser	Lys	Leu	Pro	Cys
145					150					155					160
Gly	Leu	Asn	Gly	Ala	Val	Tyr	Phe	Val	Ser	Met	Asp	Glu	Asp	Gly	Gly
				165					170					175	
Thr	Ser	Lys	Tyr	Pro	Ser	Asn	Lys	Ala	Gly	Ala	Lys	Tyr	Gly	Thr	Gly
			180					185					190		
Tyr	Cys	Asp	Ser	Gln	Cys	Pro	Arg	Asp	Leu	Lys	Phe	Ile	Asp	Gly	Lys
		195					200					205			
Ala	Asn	Ser	Ala	Ser	Trp	Gln	Pro	Ser	Ser	Asn	Asp	Gln	Asn	Ala	Gly
	210					215					220				
Val	Gly	Gly	Met	Gly	Ser	Cys	Cys	Ala	Glu	Met	Asp	Ile	Trp	Glu	Ala
225					230					235					240
Asn	Ser	Val	Ser	Ala	Ala	Tyr	Thr	Pro	His	Pro	Cys	Gln	Asn	Tyr	Gln
				245					250					255	
Gln	His	Ser	Cys	Ser	Gly	Asp	Asp	Cys	Gly	Gly	Thr	Tyr	Ser	Ala	Thr
			260					265					270		
Arg	Phe	Ala	Gly	Asp	Cys	Asp	Pro	Asp	Gly	Cys	Asp	Trp	Asn	Ala	Tyr
		275					280					285			
Arg	Met	Gly	Val	His	Asp	Phe	Tyr	Gly	Asn	Gly	Lys	Thr	Val	Asp	Thr
	290					295					300				

Gly Lys Lys Phe Ser Ile Val Thr Gln Phe Lys Gly Ser Gly Ser Thr
305 310 315 320

Leu Thr Glu Ile Lys Gln Phe Tyr Val Gln Asp Gly Arg Lys Ile Glu
325 330 335

Asn Pro Asn Ala Thr Trp Pro Gly Leu Glu Pro Phe Asn Ser Ile Thr
340 345 350

Pro Asp Phe Cys Lys Ala Gln Lys Gln Val Phe Gly Asp Pro Asp Arg
355 360 365

Phe Asn Asp Met Gly Gly Phe Thr Asn Met Ala Lys Ala Leu Ala Asn
370 375 380

Pro Met Val Leu Val Leu Ser Leu Trp Asp Asp His Tyr Ser Asn Met
385 390 395 400

Leu Trp Leu Asp Ser Thr Tyr Pro Thr Asp Ala Asp Pro Ser Ala Pro
405 410 415

Gly Lys Gly Arg Gly Thr Cys Asp Thr Ser Ser Gly Val Pro Ser Asp
420 425 430

Val Glu Ser Lys Asn Gly Asp Ala Thr Val Ile Tyr Ser Asn Ile Lys
435 440 445

Phe Gly Pro Leu Asp Ser Thr Tyr Thr Ala Ser
450 455

<210> 5
<211> 3401
5 <212> ADN
<213> Acremonium thermophilum

<220>
<221> CDS
10 <222> (891)..(1299)
<223>

<220>
<221> Intrón
15 <222> (1300)..(1387)
<223>

<220>
<221> CDS
20 <222> (1388)..(1442)
<223>

<220>
<221> Intrón
25 <222> (1443)..(1495)
<223>

<220>
<221> CDS

<222> (1496)..(1643)
<223>

5 <220>
<221> Intrón
<222> (1644)..(1697)
<223>

10 <220>
<221> CDS
<222> (1698)..(1928)
<223>

15 <220>
<221> Intrón
<222> (1929)..(2014)
<223>

20 <220>
<221> CDS
<222> (2015)..(2740)
<223>

<400> 5
ctcgaatttc cctggtcggc cactctctgc tcatctcgct ctgcgcccct ggatgtgccg 60
tgtgtccagt cgtgtatctc ttgactgcac gacgtgttcc tcgcgactcg tctcgcgccg 120
gtggatgccc gtccactcat ttgtccgtct actgggtcag cctctcgtct cgaacgagct 180
tccacggccc actccccgga caacctcggc tctggatggc cctcctcccc ctccgtgtct 240
cccctcctgc ggggtccgtc gtgccctggc tgcattgctc acatcgcttg atcacgctgc 300
gagccaccgc agagccccat ctccaaagcg accgtggcag cactacctct gtttctggga 360
tggggccccc gtcatggcc tggcatccct tgccaccctc ctccatcccc ctgacctcac 420
tcccaaccga taggagaagt ggtcatgggc acgaccccggt gcacgtcttg gactcgacga 480
gcttgatcgg gccggaagcc gtcaacgacg ggggagccgt gtcttgccac gcgtggccgt 540
ccttcgacag tggacagcga gaaaactggt ggggaagagg gctgctacag tcttgtcttg 600
cgaggccccga cgctcctagt ccgagaacca cctacgtgtt tctcgcgaag acggggccag 660
cttagcggcc aaatttgccc cccgggccta gggctagcgt atggggatga tgaactgggtg 720
tcgacgatgt ctatataacg acggcgatct cctgtctctg agatcccatc ctttcatctc 780
25 caaccactt catcccttcc tctctctctc cccctccctt ctctgacata ccgagtcttc 840

agaagcctcg tccgtcgta cctattctca cttccccgcg aactccggcc atg tat	896
Met Tyr	
1	
acc aag ttc gcc gcc ctc gcc gcc ctc gtg gcc acc gtc cgc ggc cag	944
Thr Lys Phe Ala Ala Leu Ala Ala Leu Val Ala Thr Val Arg Gly Gln	
5 10 15	
gcc gcc tgc tcg ctc acc gcc gag acc cac ccg tcg ctg cag tgg cag	992
Ala Ala Cys Ser Leu Thr Ala Glu Thr His Pro Ser Leu Gln Trp Gln	
20 25 30	
aag tgc acc gcg ccc ggc agc tgc acc acc gtc agc ggc cag gtc acc	1040
Lys Cys Thr Ala Pro Gly Ser Cys Thr Thr Val Ser Gly Gln Val Thr	
35 40 45 50	
atc gac gcc aac tgg cgc tgg ctg cac cag acc aac agc agc acc aac	1088
Ile Asp Ala Asn Trp Arg Trp Leu His Gln Thr Asn Ser Ser Thr Asn	
55 60 65	
tgc tac acc ggc aac gag tgg gac acc agc atc tgc agc tcc gac acc	1136
Cys Tyr Thr Gly Asn Glu Trp Asp Thr Ser Ile Cys Ser Ser Asp Thr	
70 75 80	
gac tgc gcc acc aag tgc tgc ctc gac ggc gcc gac tac acc ggc acc	1184
Asp Cys Ala Thr Lys Cys Cys Leu Asp Gly Ala Asp Tyr Thr Gly Thr	
85 90 95	
tac ggc gtc acc gcc agc ggc aac tcg ctc aac ctc aag ttc gtc acc	1232
Tyr Gly Val Thr Ala Ser Gly Asn Ser Leu Asn Leu Lys Phe Val Thr	
100 105 110	
cag ggg ccc tac tcc aag aac atc ggc tcg cgc atg tac ctc atg gag	1280
Gln Gly Pro Tyr Ser Lys Asn Ile Gly Ser Arg Met Tyr Leu Met Glu	
115 120 125 130	
tcg gag tcc aag tac cag g gtgagcatat agatcacatc ttctgtcact	1329
Ser Glu Ser Lys Tyr Gln	
135	
tgcgtccggt tgcacggca agcgggtccag acgctaacgg gacgggtctc ttctctag	1387
gc ttc act ctc ctc ggt cag gag ttt acc ttt gac gtg gac gtc tcc	1434
Gly Phe Thr Leu Leu Gly Gln Glu Phe Thr Phe Asp Val Asp Val Ser	
140 145 150	
aac ctc gg gtaggtgatg acttctcccg catgagaaga gctctgctaa	1482
Asn Leu Gly	
ccgtgttgtc cag c tgc ggt ctg aac gga gcg ctc tac ttc gtg tcc atg	1532
Cys Gly Leu Asn Gly Ala Leu Tyr Phe Val Ser Met	
160 165	
gac ctc gac ggc ggc gtg tcc aag tac acc acc aac aag gcc ggc gcc	1580
Asp Leu Asp Gly Gly Val Ser Lys Tyr Thr Thr Asn Lys Ala Gly Ala	
170 175 180	
aag tac ggc acc ggc tac tgc gac tcc cag tgc ccg cgg gat ctc aag	1628
Lys Tyr Gly Thr Gly Tyr Cys Asp Ser Gln Cys Pro Arg Asp Leu Lys	
185 190 195	
ttc atc aac ggc cag gtgggtcgag agaccctott cccctctcag tgaacgatgt	1683
Phe Ile Asn Gly Gln	
200	

ctgaccctct ctag gcc aac atc gac ggc tgg caa ccg tcg tcc aac gac	1733
Ala Asn Ile Asp Gly Trp Gln Pro Ser Ser Asn Asp	
205 210 215	
gcc aac gcc ggc ctc ggg aac cac ggc agc tgc tgc tcc gag atg gac	1781
Ala Asn Ala Gly Leu Gly Asn His Gly Ser Cys Cys Ser Glu Met Asp	
220 225 230	
atc tgg gag gcc aac aag gtc tcc gcc gcc tac acg ccg cac ccc tgc	1829
Ile Trp Glu Ala Asn Lys Val Ser Ala Ala Tyr Thr Pro His Pro Cys	
235 240 245	
acc acc atc ggc cag acc atg tgc acc ggc gac gac tgc ggc ggc acc	1877
Thr Thr Ile Gly Gln Thr Met Cys Thr Gly Asp Asp Cys Gly Gly Thr	
250 255 260	
tat tcg tcg gac cgc tat gcc ggc atc tgc gac ccc gac ggt tgc gat	1925
Tyr Ser Ser Asp Arg Tyr Ala Gly Ile Cys Asp Pro Asp Gly Cys Asp	
265 270 275 280	
ttt gtaggttctt tctctcgccg ctccttgacg acctatatgt gtgaagggac	1978
Phe	
gcacagaaaa gacaaggtca aagctgacca gagcag aac tcg tac cgc atg gcc	2032
Asn Ser Tyr Arg Met Gly	
285	
gac acc agc ttc tac ggc ccc ggc aag acg gtc gac acc ggc tcc aag	2080
Asp Thr Ser Phe Tyr Gly Pro Gly Lys Thr Val Asp Thr Gly Ser Lys	
290 295 300	
ttc acc gtc gtg acc cag ttc ctc acg ggc tcc gac ggc aac ctc agc	2128
Phe Thr Val Val Thr Gln Phe Leu Thr Gly Ser Asp Gly Asn Leu Ser	
305 310 315	
gag atc aag cgc ttc tac gtg cag aac ggc aag gtc atc ccc aac tcc	2176
Glu Ile Lys Arg Phe Tyr Val Gln Asn Gly Lys Val Ile Pro Asn Ser	
320 325 330 335	
gag tcc aag atc gcc ggc gtc tcc ggc aac tcc atc acc acc gac ttc	2224
Glu Ser Lys Ile Ala Gly Val Ser Gly Asn Ser Ile Thr Thr Asp Phe	
340 345 350	
tgc acc gcc cag aag acc gcc ttc ggc gac acc aac gtc ttc gag gag	2272
Cys Thr Ala Gln Lys Thr Ala Phe Gly Asp Thr Asn Val Phe Glu Glu	
355 360 365	
cgc ggc ggc ctc gcc cag atg ggc aag gcc ctg gcc gag ccc atg gtc	2320
Arg Gly Gly Leu Ala Gln Met Gly Lys Ala Leu Ala Glu Pro Met Val	
370 375 380	
ctg gtc ctg tcc gtc tgg gac gac cac gcc gtc aac atg ctc tgg ctc	2368
Leu Val Leu Ser Val Trp Asp Asp His Ala Val Asn Met Leu Trp Leu	
385 390 395	
gac tcc acc tac ccc acc gac agc acc aag ccc ggc gcc gcc cgc ggc	2416
Asp Ser Thr Tyr Pro Thr Asp Ser Thr Lys Pro Gly Ala Ala Arg Gly	
400 405 410 415	
gac tgc ccc atc acc tcc ggc gtg ccc gcc gac gtc gag tcc cag gcg	2464
Asp Cys Pro Ile Thr Ser Gly Val Pro Ala Asp Val Glu Ser Gln Ala	
420 425 430	

```

ccc aac tcc aac gtc atc tac tcc aac atc cgc ttc ggc ccc atc aac      2512
Pro Asn Ser Asn Val Ile Tyr Ser Asn Ile Arg Phe Gly Pro Ile Asn
      435      440      445

tcc acc tac acc ggc acc ccc agc ggc ggc aac ccc ccc ggc ggc ggg      2560
Ser Thr Tyr Thr Gly Thr Pro Ser Gly Gly Asn Pro Pro Gly Gly Gly
      450      455      460

acc acc acc acc acc acc acc acc acc tcc aag ccc tcc ggc ccc acc      2608
Thr Thr Thr Thr Thr Thr Thr Thr Thr Thr Ser Lys Pro Ser Gly Pro Thr
      465      470      475

acc acc acc aac ccc tcg ggt ccg cag cag acg cac tgg ggt cag tgc      2656
Thr Thr Thr Asn Pro Ser Gly Pro Gln Gln Thr His Trp Gly Gln Cys
480      485      490      495

ggc ggc cag gga tgg acc ggc ccc acg gtc tgc cag agc ccc tac acc      2704
Gly Gly Gln Gly Trp Thr Gly Pro Thr Val Cys Gln Ser Pro Tyr Thr
      500      505      510

tgc aag tac tcc aac gac tgg tac tcg cag tgc ctg taagccataa      2750
Cys Lys Tyr Ser Asn Asp Trp Tyr Ser Gln Cys Leu
      515      520

gccccctgta cgttcggaag acggtggcaa cagacaaacc cctccccga gcacaccccc      2810

cagggatcta agggggttgt ggtaagaca taagaatgcg ccgtggcttg gcctacgcca      2870

cggatcatgaa agtgcagtga aaatgggggc aagagtcgga aaaagtgagt ttgcttgcaa      2930

gggagagagg atgtcgagag gtgatgactt cgtttgtaaca tagttggctc ttcgtgattg      2990

ggaacgggag gagtgtcggg gggagccctc cagactcctt ggctctccg ctcgttccat      3050

ctttctcagt acatatacat ctgcattttc atccacgtct ctggcgcttc tggatgtgaa      3110

cgaatccgac aactggtggg ctgagatgaa tcgcaaggag agtatcttgc gaggatatca      3170

cagtcagaaa gtagcatttg agccactact aaaaggtcaa ccagtatgcg aagcttagca      3230

attatataca gcagctcaac ttcagaacga agtattgcat gtggcagaga atcttgggaa      3290

atgagccatg aagacctcgt cgagagagta cctctcaccg ccaaataacc agctagcggg      3350

ttgggagagg agcaatagga cgagcgcgat ggacagatat acgaactcga g      3401

```

<210> 6

<211> 523

<212> PRT

<213> Acremonium thermophilum

<400> 6

```

Met Tyr Thr Lys Phe Ala Ala Leu Ala Ala Leu Val Ala Thr Val Arg
1          5          10          15

```

```

Gly Gln Ala Ala Cys Ser Leu Thr Ala Glu Thr His Pro Ser Leu Gln
      20          25          30

```

```

Trp Gln Lys Cys Thr Ala Pro Gly Ser Cys Thr Thr Val Ser Gly Gln
      35          40          45

```

ES 2 582 078 T3

Val	Thr	Ile	Asp	Ala	Asn	Trp	Arg	Trp	Leu	His	Gln	Thr	Asn	Ser	Ser		
50						55					60						
Thr	Asn	Cys	Tyr	Thr	Gly	Asn	Glu	Trp	Asp	Thr	Ser	Ile	Cys	Ser	Ser		
65					70					75					80		
Asp	Thr	Asp	Cys	Ala	Thr	Lys	Cys	Cys	Leu	Asp	Gly	Ala	Asp	Tyr	Thr		
				85					90					95			
Gly	Thr	Tyr	Gly	Val	Thr	Ala	Ser	Gly	Asn	Ser	Leu	Asn	Leu	Lys	Phe		
			100					105					110				
Val	Thr	Gln	Gly	Pro	Tyr	Ser	Lys	Asn	Ile	Gly	Ser	Arg	Met	Tyr	Leu		
		115					120					125					
Met	Glu	Ser	Glu	Ser	Lys	Tyr	Gln	Gly	Phe	Thr	Leu	Leu	Gly	Gln	Glu		
	130					135					140						
Phe	Thr	Phe	Asp	Val	Asp	Val	Ser	Asn	Leu	Gly	Cys	Gly	Leu	Asn	Gly		
145					150					155					160		
Ala	Leu	Tyr	Phe	Val	Ser	Met	Asp	Leu	Asp	Gly	Gly	Val	Ser	Lys	Tyr		
				165					170					175			
Thr	Thr	Asn	Lys	Ala	Gly	Ala	Lys	Tyr	Gly	Thr	Gly	Tyr	Cys	Asp	Ser		
			180					185						190			
Gln	Cys	Pro	Arg	Asp	Leu	Lys	Phe	Ile	Asn	Gly	Gln	Ala	Asn	Ile	Asp		
		195					200					205					
Gly	Trp	Gln	Pro	Ser	Ser	Asn	Asp	Ala	Asn	Ala	Gly	Leu	Gly	Asn	His		
	210					215					220						
Gly	Ser	Cys	Cys	Ser	Glu	Met	Asp	Ile	Trp	Glu	Ala	Asn	Lys	Val	Ser		
225					230					235					240		
Ala	Ala	Tyr	Thr	Pro	His	Pro	Cys	Thr	Thr	Ile	Gly	Gln	Thr	Met	Cys		
				245					250					255			
Thr	Gly	Asp	Asp	Cys	Gly	Gly	Thr	Tyr	Ser	Ser	Asp	Arg	Tyr	Ala	Gly		
			260					265					270				
Ile	Cys	Asp	Pro	Asp	Gly	Cys	Asp	Phe	Asn	Ser	Tyr	Arg	Met	Gly	Asp		
		275					280					285					
Thr	Ser	Phe	Tyr	Gly	Pro	Gly	Lys	Thr	Val	Asp	Thr	Gly	Ser	Lys	Phe		
	290					295					300						

ES 2 582 078 T3

Thr Val Val Thr Gln Phe Leu Thr Gly Ser Asp Gly Asn Leu Ser Glu
305 310 315 320

Ile Lys Arg Phe Tyr Val Gln Asn Gly Lys Val Ile Pro Asn Ser Glu
325 330 335

Ser Lys Ile Ala Gly Val Ser Gly Asn Ser Ile Thr Thr Asp Phe Cys
340 345 350

Thr Ala Gln Lys Thr Ala Phe Gly Asp Thr Asn Val Phe Glu Glu Arg
355 360 365

Gly Gly Leu Ala Gln Met Gly Lys Ala Leu Ala Glu Pro Met Val Leu
370 375 380

Val Leu Ser Val Trp Asp Asp His Ala Val Asn Met Leu Trp Leu Asp
385 390 395 400

Ser Thr Tyr Pro Thr Asp Ser Thr Lys Pro Gly Ala Ala Arg Gly Asp
405 410 415

Cys Pro Ile Thr Ser Gly Val Pro Ala Asp Val Glu Ser Gln Ala Pro
420 425 430

Asn Ser Asn Val Ile Tyr Ser Asn Ile Arg Phe Gly Pro Ile Asn Ser
435 440 445

Thr Tyr Thr Gly Thr Pro Ser Gly Gly Asn Pro Pro Gly Gly Gly Thr
450 455 460

Thr Thr Thr Thr Thr Thr Thr Thr Ser Lys Pro Ser Gly Pro Thr Thr
465 470 475 480

Thr Thr Asn Pro Ser Gly Pro Gln Gln Thr His Trp Gly Gln Cys Gly
485 490 495

Gly Gln Gly Trp Thr Gly Pro Thr Val Cys Gln Ser Pro Tyr Thr Cys
500 505 510

Lys Tyr Ser Asn Asp Trp Tyr Ser Gln Cys Leu
515 520

<210> 7

<211> 3649

5 <212> ADN

<213> Chaetomium thermophilum

<220>

<221> CDS

10 <222> (1290)..(2879)

<223>

<220>

<221> Intrón

<222> (2880)..(2943)
<223>

<220>

5 <221> CDS

<222> (2944)..(2949)

<223>

<400> 7

```
tctagagctg tcgacgcggc cgcgtaatac gactcactat agggcgaaga attcggatcg      60
gactagagct cgtcacgggc tcgcgccgac gaggcgatga ggacgaaggg ccgacataat      120
ccgtacttta cgctacatga cgactctcga aaattgtaaa gggccggcat ttcggagcga      180
gtgctgcgag ggcgcatctg cggcgctacct ggaattcctg gaatggtaag caatggccag      240
caatgggcca ggtatggacc agcttgaatc ctgggtgcgg cgtcaccagg cccagcatgg      300
tgcccagaat ggcccaccgt ggcccacgt cctaagaaac aagctgcgtc ccgcgatcca      360
aaaacgtcgt cttcggcgca cgtcctccgt ggtcccccg gctggacacc ctggctggcc      420
ctccaatgag cggcatcttc ccctgtcgag cgtgtcggca accttaatcg actccatctc      480
tcggctccac gccgtccatc ctgtcctcga cctcgtcatc tgtgctcccc ttgccctccc      540
ttgcccttcc ttgcctccgc caccgctgc cacaatgtga ccctgctgcc cggagcgccc      600
agcgccatgc accgtttggg cttgtcgcgg tgtcgccagt ctccatcgag cgattcgacc      660
gtgtgcctct ctccaccagc gttcccccg cttcccatag tccatgctac ttcgagccgt      720
tgccctacaa gctgccagcg gcatggctct gtcggtctcg cctctccttt tcccgtgaag      780
cgctgccata caattctccg tctgccccag tccttgaggc gccgctattc ccaatcggcc      840
atggcactgg ccagcccgat ccattgtcga tcgagcttcg acgggccgtg agccgtctgc      900
acggaggagc ttgcgagcct gcgaacctgg cggacctgga gaagcctggc ccctctccct      960
ggatggagat actgggtgcg ctagcaccac ggcgtgccac ggccaagctc cggccgaccc     1020
ggaggcggga agagggttgc gttgctgtct tcggcggtcg tcagggcaaa gggtaatcgt     1080
caatgtggga aaaggggctc atctccatga gattcatgac tcggacatcg tctatataag     1140
tcgagtcccc catcctccaa cagccgattc tgctcctcat cccatcacca ccctcgtcca     1200
caaccacgca gttgtgtaca tcaaaacaag ttcgctcctt ttacatcttc accacaacaa     1260
cagcacatcc tctcctttcg gctttcaag atg atg tat aag aag ttc gcc gct      1313
                        Met Met Tyr Lys Lys Phe Ala Ala
                        1                      5
ctc gcc gcc ctc gtg gct ggc gcc tcc gcc cag cag gct tgc tcc ctc      1361
Leu Ala Ala Leu Val Ala Gly Ala Ser Ala Gln Gln Ala Cys Ser Leu
10      10                      15                      20
```

ES 2 582 078 T3

acc gct gag aac cac cct agc ctc acc tgg aag cgc tgc acc tct ggc Thr Ala Glu Asn His Pro Ser Leu Thr Trp Lys Arg Cys Thr Ser Gly 25 30 35 40	1409
ggc agc tgc tcg acc gtg aac ggc gcc gtc acc atc gat gcc aac tgg Gly Ser Cys Ser Thr Val Asn Gly Ala Val Thr Ile Asp Ala Asn Trp 45 50 55	1457
cgc tgg act cac acc gtc tcc ggc tcg acc aac tgc tac acc ggc aac Arg Trp Thr His Thr Val Ser Gly Ser Thr Asn Cys Tyr Thr Gly Asn 60 65 70	1505
cag tgg gat acc tcc ctc tgc act gat ggc aag agc tgc gcc cag acc Gln Trp Asp Thr Ser Leu Cys Thr Asp Gly Lys Ser Cys Ala Gln Thr 75 80 85	1553
tgc tgc gtc gat ggc gct gac tac tct tcg acc tat ggt atc acc acc Cys Cys Val Asp Gly Ala Asp Tyr Ser Ser Thr Tyr Gly Ile Thr Thr 90 95 100	1601
agc ggt gac tcc ctg aac ctc aag ttc gtc acc aag cac cag tac ggc Ser Gly Asp Ser Leu Asn Leu Lys Phe Val Thr Lys His Gln Tyr Gly 105 110 115 120	1649
acc aac gtc ggc tcc cgt gtc tat ctg atg gag aac gac acc aag tac Thr Asn Val Gly Ser Arg Val Tyr Leu Met Glu Asn Asp Thr Lys Tyr 125 130 135	1697
cag atg ttc gag ctc ctc ggc aac gag ttc acc ttc gat gtc gat gtc Gln Met Phe Glu Leu Leu Gly Asn Glu Phe Thr Phe Asp Val Asp Val 140 145 150	1745
tcc aac ctg ggc tgc ggt ctc aac ggc gcc ctc tac ttc gtt tcc atg Ser Asn Leu Gly Cys Gly Leu Asn Gly Ala Leu Tyr Phe Val Ser Met 155 160 165	1793
gat gct gat ggt ggc atg agc aaa tac tct ggc aac aag gct ggc gcc Asp Ala Asp Gly Gly Met Ser Lys Tyr Ser Gly Asn Lys Ala Gly Ala 170 175 180	1841
aag tac ggt acc ggc tac tgc gat gct cag tgc ccg cgc gac ctc aag Lys Tyr Gly Thr Gly Tyr Cys Asp Ala Gln Cys Pro Arg Asp Leu Lys 185 190 195 200	1889
ttc atc aac ggc gag gcc aac gtt ggg aac tgg acc ccc tcg acc aac Phe Ile Asn Gly Glu Ala Asn Val Gly Asn Trp Thr Pro Ser Thr Asn 205 210 215	1937
gat gcc aac gcc ggc ttc ggc cgc tat ggc agc tgc tgc tct gag atg Asp Ala Asn Ala Gly Phe Gly Arg Tyr Gly Ser Cys Cys Ser Glu Met 220 225 230	1985
gat gtc tgg gag gcc aac aac atg gct act gcc ttc act cct cac cct Asp Val Trp Glu Ala Asn Asn Met Ala Thr Ala Phe Thr Pro His Pro 235 240 245	2033
tgc acc acc gtt ggc cag agc cgc tgc gag gcc gac acc tgc ggt ggc Cys Thr Thr Val Gly Gln Ser Arg Cys Glu Ala Asp Thr Cys Gly Gly 250 255 260	2081
acc tac agc tct gac cgc tat gct ggt gtt tgc gac cct gat ggc tgc Thr Tyr Ser Ser Asp Arg Tyr Ala Gly Val Cys Asp Pro Asp Gly Cys 265 270 275 280	2129
gac ttc aac gcc tac cgc caa ggc gac aag acc ttc tac ggc aag ggc	2177

ES 2 582 078 T3

Asp	Phe	Asn	Ala	Tyr	Arg	Gln	Gly	Asp	Lys	Thr	Phe	Tyr	Gly	Lys	Gly		
				285					290					295			
atg	act	gtc	gac	acc	aac	aag	aag	atg	acc	gtc	gtc	acc	cag	ttc	cac		2225
Met	Thr	Val	Asp	Thr	Asn	Lys	Lys	Met	Thr	Val	Val	Thr	Gln	Phe	His		
			300					305					310				
aag	aac	tcg	gct	ggc	gtc	ctc	agc	gag	atc	aag	cgc	ttc	tac	gtc	cag		2273
Lys	Asn	Ser	Ala	Gly	Val	Leu	Ser	Glu	Ile	Lys	Arg	Phe	Tyr	Val	Gln		
			315					320				325					
gac	ggc	aag	atc	att	gcc	aac	gct	gag	tcc	aag	atc	ccc	ggc	aac	ccc		2321
Asp	Gly	Lys	Ile	Ile	Ala	Asn	Ala	Glu	Ser	Lys	Ile	Pro	Gly	Asn	Pro		
			330			335					340						
gga	aac	tcc	att	acc	cag	gag	tat	tgc	gat	gcc	cag	aag	gtc	gcc	ttc		2369
Gly	Asn	Ser	Ile	Thr	Gln	Glu	Tyr	Cys	Asp	Ala	Gln	Lys	Val	Ala	Phe		
					350					355					360		
agt	aac	acc	gat	gac	ttc	aac	cgc	aag	ggc	ggg	atg	gct	cag	atg	agc		2417
Ser	Asn	Thr	Asp	Asp	Phe	Asn	Arg	Lys	Gly	Gly	Met	Ala	Gln	Met	Ser		
				365					370					375			
aag	gcc	ctc	gca	ggc	ccc	atg	gtc	ctg	gtc	atg	tcc	gtc	tgg	gat	gac		2465
Lys	Ala	Leu	Ala	Gly	Pro	Met	Val	Leu	Val	Met	Ser	Val	Trp	Asp	Asp		
			380					385					390				
cac	tac	gcc	aac	atg	ctc	tgg	ctc	gac	tcg	acc	tac	ccc	atc	gac	cag		2513
His	Tyr	Ala	Asn	Met	Leu	Trp	Leu	Asp	Ser	Thr	Tyr	Pro	Ile	Asp	Gln		
			395				400					405					
gcc	ggc	gcc	ccc	ggc	gcc	gag	cgc	ggg	gct	tgc	ccg	acc	acc	tcc	ggg		2561
Ala	Gly	Ala	Pro	Gly	Ala	Glu	Arg	Gly	Ala	Cys	Pro	Thr	Thr	Ser	Gly		
			410			415					420						
gtc	cct	gcc	gag	atc	gag	gcc	cag	gtc	ccc	aac	agc	aac	gtc	atc	ttc		2609
Val	Pro	Ala	Glu	Ile	Glu	Ala	Gln	Val	Pro	Asn	Ser	Asn	Val	Ile	Phe		
					430					435					440		
tcc	aac	atc	cgt	ttc	ggc	ccc	atc	ggc	tcg	acc	gtc	cct	ggc	ctt	gac		2657
Ser	Asn	Ile	Arg	Phe	Gly	Pro	Ile	Gly	Ser	Thr	Val	Pro	Gly	Leu	Asp		
				445					450					455			
ggc	agc	aac	ccc	ggc	aac	ccg	acc	acc	acc	gtc	gtt	cct	ccc	gct	tct		2705
Gly	Ser	Asn	Pro	Gly	Asn	Pro	Thr	Thr	Thr	Val	Val	Pro	Pro	Ala	Ser		
			460					465					470				
acc	tcc	acc	tcc	cgt	ccg	acc	agc	agc	act	agc	tct	ccc	gtt	tcg	acc		2753
Thr	Ser	Thr	Ser	Arg	Pro	Thr	Ser	Ser	Thr	Ser	Ser	Pro	Val	Ser	Thr		
			475				480					485					
ccg	act	ggc	cag	ccc	ggc	ggc	tgc	acc	acc	cag	aag	tgg	ggc	cag	tgc		2801
Pro	Thr	Gly	Gln	Pro	Gly	Gly	Cys	Thr	Thr	Gln	Lys	Trp	Gly	Gln	Cys		
			490			495					500						
ggc	ggg	atc	ggc	tac	acc	ggc	tgc	act	aac	tgc	gtt	gct	ggc	acc	acc		2849
Gly	Gly	Ile	Gly	Tyr	Thr	Gly	Cys	Thr	Asn	Cys	Val	Ala	Gly	Thr	Thr		
					510					515					520		
tgc	act	cag	ctc	aac	ccc	tgg	tac	agc	cag	gtatgtttct	cttccccctt						2899
Cys	Thr	Gln	Leu	Asn	Pro	Trp	Tyr	Ser	Gln								
				525					530								
ctagactcgc	ttggatttga	cagttgctaa	catctgctca	acag	tgc	ctg											2949
					Cys	Leu											

```

taaacaactc gcttcgtccg caccgacggag gagggccatg agaaagaatg ggcaacatag 3009
attcttttgcg cggttgtgga ctacttgggt attttctgga tgtacatagt tttatcacgt 3069
catgaggctg tcatgtgggg atgtgtatct ttttcgcttc ttcgtacata aatttacgca 3129
ttgagctttt cccccccaa aaacagttcc ctgatttgct ggagtaactt gatggtaaag 3189
cttggtcata agctcttcaa tggaaaaaac gatacagtca tgccttgaca catcctccca 3249
aagtcttcgt ccatgacatc acggtcgatc cttaagcaca agttcaataa ccccatgtgg 3309
cgttgcccttg tcctgaaaca cagatgagat cttcagccca gccgcatcgg ccacttcctt 3369
gaactgagcc aacgagcgtt ccttcccgcc gattgagagc atcgcatagt ccttgaaggc 3429
tgcatagaga ggaatagggg gcttgtttcc ggtagttggg ctgccggaac tcggatctgt 3489
tggcgcaagg gggtcagggt tgatctgctc ggcgatgagg acgcgtccat cggggtttgt 3549
tagtgcacga gcgacattgc gcaggatggt gactgccaca gggtcggagt aatcgcgagg 3609
gatgtggcgg aggtagtaga ccagtgcacc tggaatcgat 3649

```

<210> 8
 <211> 532
 <212> PRT
 <213> Chaetomium thermophilum

```

<400> 8
Met Met Tyr Lys Lys Phe Ala Ala Leu Ala Ala Leu Val Ala Gly Ala
1          5          10          15

Ser Ala Gln Gln Ala Cys Ser Leu Thr Ala Glu Asn His Pro Ser Leu
20          25          30

Thr Trp Lys Arg Cys Thr Ser Gly Gly Ser Cys Ser Thr Val Asn Gly
35          40          45

Ala Val Thr Ile Asp Ala Asn Trp Arg Trp Thr His Thr Val Ser Gly
50          55          60

Ser Thr Asn Cys Tyr Thr Gly Asn Gln Trp Asp Thr Ser Leu Cys Thr
65          70          75          80

Asp Gly Lys Ser Cys Ala Gln Thr Cys Cys Val Asp Gly Ala Asp Tyr
85          90          95

Ser Ser Thr Tyr Gly Ile Thr Thr Ser Gly Asp Ser Leu Asn Leu Lys
100         105         110

Phe Val Thr Lys His Gln Tyr Gly Thr Asn Val Gly Ser Arg Val Tyr
115         120         125

```

Leu 130	Met	Glu	Asn	Asp	Thr	Lys 135	Tyr	Gln	Met	Phe	Glu 140	Leu	Leu	Gly	Asn
Glu 145	Phe	Thr	Phe	Asp	Val 150	Asp	Val	Ser	Asn	Leu 155	Gly	Cys	Gly	Leu	Asn 160
Gly	Ala	Leu	Tyr	Phe 165	Val	Ser	Met	Asp	Ala 170	Asp	Gly	Gly	Met	Ser 175	Lys
Tyr	Ser	Gly	Asn 180	Lys	Ala	Gly	Ala	Lys 185	Tyr	Gly	Thr	Gly	Tyr 190	Cys	Asp
Ala	Gln	Cys 195	Pro	Arg	Asp	Leu	Lys 200	Phe	Ile	Asn	Gly	Glu 205	Ala	Asn	Val
Gly	Asn 210	Trp	Thr	Pro	Ser	Thr 215	Asn	Asp	Ala	Asn	Ala 220	Gly	Phe	Gly	Arg
Tyr 225	Gly	Ser	Cys	Cys	Ser 230	Glu	Met	Asp	Val	Trp 235	Glu	Ala	Asn	Asn	Met 240
Ala	Thr	Ala	Phe	Thr 245	Pro	His	Pro	Cys	Thr 250	Thr	Val	Gly	Gln	Ser 255	Arg
Cys	Glu	Ala	Asp 260	Thr	Cys	Gly	Gly	Thr 265	Tyr	Ser	Ser	Asp	Arg 270	Tyr	Ala
Gly	Val	Cys 275	Asp	Pro	Asp	Gly	Cys 280	Asp	Phe	Asn	Ala	Tyr 285	Arg	Gln	Gly
Asp 290	Lys	Thr	Phe	Tyr	Gly	Lys 295	Gly	Met	Thr	Val	Asp 300	Thr	Asn	Lys	Lys
Met 305	Thr	Val	Val	Thr	Gln 310	Phe	His	Lys	Asn	Ser 315	Ala	Gly	Val	Leu	Ser 320
Glu	Ile	Lys	Arg	Phe 325	Tyr	Val	Gln	Asp	Gly 330	Lys	Ile	Ile	Ala	Asn 335	Ala
Glu	Ser	Lys	Ile 340	Pro	Gly	Asn	Pro	Gly 345	Asn	Ser	Ile	Thr	Gln 350	Glu	Tyr
Cys	Asp	Ala 355	Gln	Lys	Val	Ala	Phe 360	Ser	Asn	Thr	Asp	Asp 365	Phe	Asn	Arg
Lys 370	Gly	Gly	Met	Ala	Gln	Met 375	Ser	Lys	Ala	Leu	Ala 380	Gly	Pro	Met	Val

Leu Val Met Ser Val Trp Asp Asp His Tyr Ala Asn Met Leu Trp Leu
385 390 395 400

Asp Ser Thr Tyr Pro Ile Asp Gln Ala Gly Ala Pro Gly Ala Glu Arg
405 410 415

Gly Ala Cys Pro Thr Thr Ser Gly Val Pro Ala Glu Ile Glu Ala Gln
420 425 430

Val Pro Asn Ser Asn Val Ile Phe Ser Asn Ile Arg Phe Gly Pro Ile
435 440 445

Gly Ser Thr Val Pro Gly Leu Asp Gly Ser Asn Pro Gly Asn Pro Thr
450 455 460

Thr Thr Val Val Pro Pro Ala Ser Thr Ser Thr Ser Arg Pro Thr Ser
465 470 475 480

Ser Thr Ser Ser Pro Val Ser Thr Pro Thr Gly Gln Pro Gly Gly Cys
485 490 495

Thr Thr Gln Lys Trp Gly Gln Cys Gly Gly Ile Gly Tyr Thr Gly Cys
500 505 510

Thr Asn Cys Val Ala Gly Thr Thr Cys Thr Gln Leu Asn Pro Trp Tyr
515 520 525

Ser Gln Cys Leu
530

<210> 9

<211> 1339

5 <212> ADN

<213> Thermoascus aurantiacus

<220>

<221> CDS

10 <222> (17)..(122)

<223>

<220>

<221> Intrón

15 <222> (123)..(177)

<223>

<220>

<221> CDS

20 <222> (178)..(236)

<223>

<220>

<221> Intrón

25 <222> (237)..(296)

<223>

<220>

	<221> CDS	
	<222> (297)..(449)	
	<223>	
5	<220>	
	<221> Intrón	
	<222> (450)..(508)	
	<223>	
10	<220>	
	<221> CDS	
	<222> (509)..(573)	
	<223>	
15	<220>	
	<221> Intrón	
	<222> (574)..(647)	
	<223>	
20	<220>	
	<221> CDS	
	<222> (648)..(745)	
	<223>	
25	<220>	
	<221> Intrón	
	<222> (746)..(806)	
	<223>	
30	<220>	
	<221> CDS	
	<222> (807)..(1330)	
	<223>	
35	<400> 9	
	ccgcggactg cgcatac atg aag ctc ggc tct ctc gtg ctc gct ctc agc gca	52
	Met Lys Leu Gly Ser Leu Val Leu Ala Leu Ser Ala	
	1 5 10	
	gct agg ctt aca ctg tcg gcc cct ctc gca gac agg aag cag gag acc	100
	Ala Arg Leu Thr Leu Ser Ala Pro Leu Ala Asp Arg Lys Gln Glu Thr	
	15 20 25	
	aag cgt gcg aaa gta ttc caa t gttcgtaaca tccacgtctg gcttgctggc	152
	Lys Arg Ala Lys Val Phe Gln	
	30 35	
	ttactggcaa ctgacaatgg cgaag gg ttc ggt tca aac gag tcc ggt gct	203
	Trp Phe Gly Ser Asn Glu Ser Gly Ala	
	40	
	gaa ttc gga agc cag aac ctt cca gga gtc gag gtcagcatgc ctgtactctc	256
	Glu Phe Gly Ser Gln Asn Leu Pro Gly Val Glu	

45	50	55	
tgcattatat taatatctca agaggcttac tctttcgag	gga aag gat tat ata	311	
	Gly Lys Asp Tyr Ile		60
tgg cct gat ccc aac acc att gac aca ttg atc agc aag ggg atg aac	359		
Trp Pro Asp Pro Asn Thr Ile Asp Thr Leu Ile Ser Lys Gly Met Asn			75
	65	70	
atc ttt cgt gtc ccc ttt atg atg gag aga ttg gtt ccc aac tca atg	407		
Ile Phe Arg Val Pro Phe Met Met Glu Arg Leu Val Pro Asn Ser Met			90
	80	85	
acc ggc tct ccg gat ccg aac tac ctg gca gat ctc ata gcg	449		
Thr Gly Ser Pro Asp Pro Asn Tyr Leu Ala Asp Leu Ile Ala			105
	95	100	
gtacatttca attccaccat gtttggagct gtcttcgttg tgctgacatt taatggtag	508		
act gta aat gca atc acc cag aaa ggt gcc tac gcc gtc gtc gat cct	556		
Thr Val Asn Ala Ile Thr Gln Lys Gly Ala Tyr Ala Val Val Asp Pro			120
	110	115	
cat aac tac ggc aga ta gtgaggtccc cggttctggt attgctgctg	603		
His Asn Tyr Gly Arg Tyr			125
tatatctaag tagatatgtg tttctaacat ttccacgatt tcag c tac aat tct	657		
	Tyr Asn Ser		130
ata atc tcg agc cct tcc gat ttc cag acc ttc tgg aaa acg gtc gcc	705		
Ile Ile Ser Ser Pro Ser Asp Phe Gln Thr Phe Trp Lys Thr Val Ala			145
	135	140	
tca cag ttt gct tcg aat cca ctg gtc atc ttc gac act a gtaagctgaa	755		
Ser Gln Phe Ala Ser Asn Pro Leu Val Ile Phe Asp Thr			160
	150	155	
cacccgaaat taactgagtc tgagcatgtc tgacaagacg atccatgaaa g at aac	811		
	Asn Asn		
gaa tac cac gat atg gac cag acc tta gtc ctc aat ctc aac cag gcc	859		
Glu Tyr His Asp Met Asp Gln Thr Leu Val Leu Asn Leu Asn Gln Ala			175
	165	170	
gct atc gac ggc atc cgt tcc gcc gga gcc act tcc cag tac atc ttt	907		
Ala Ile Asp Gly Ile Arg Ser Ala Gly Ala Thr Ser Gln Tyr Ile Phe			190
	180	185	
gtc gag ggc aat tcg tgg acc ggg gca tgg acc tgg acg aac gtg aac	955		
Val Glu Gly Asn Ser Trp Thr Gly Ala Trp Thr Trp Thr Asn Val Asn			210
	195	200	205
gat aac atg aaa agc ctg acc gac cca tct gac aag atc ata tac gag	1003		
Asp Asn Met Lys Ser Leu Thr Asp Pro Ser Asp Lys Ile Ile Tyr Glu			225
	215	220	
atg cac cag tac ctg gac tct gac gga tcc ggg aca tca gcg acc tgc	1051		
Met His Gln Tyr Leu Asp Ser Asp Gly Ser Gly Thr Ser Ala Thr Cys			240
	230	235	
gta tct tcg acc atc ggt caa gag cga atc acc agc gca acg caa tgg	1099		

Val Ser Ser Thr Ile Gly Gln Glu Arg Ile Thr Ser Ala Thr Gln Trp
 245 250 255

ctc agg gcc aac ggg aag aag ggc atc atc ggc gag ttt gcg ggc gga 1147
 Leu Arg Ala Asn Gly Lys Lys Gly Ile Ile Gly Glu Phe Ala Gly Gly
 260 265 270

gcc aac gac gtc tgc gag acg gcc atc acg ggc atg ctg gac tac atg 1195
 Ala Asn Asp Val Cys Glu Thr Ala Ile Thr Gly Met Leu Asp Tyr Met
 275 280 285 290

gcc cag aac acg gac gtc tgg act ggc gcc atc tgg tgg gcg gcc ggg 1243
 Ala Gln Asn Thr Asp Val Trp Thr Gly Ala Ile Trp Trp Ala Ala Gly
 295 300 305

ccg tgg tgg gga gac tac ata ttc tcc atg gag ccg gac aat ggc atc 1291
 Pro Trp Trp Gly Asp Tyr Ile Phe Ser Met Glu Pro Asp Asn Gly Ile
 310 315 320

gcg tat cag cag ata ctt cct att ttg act ccg tat ctt tgactgcag 1339
 Ala Tyr Gln Gln Ile Leu Pro Ile Leu Thr Pro Tyr Leu
 325 330 335

<210> 10
 <211> 335
 <212> PRT
 <213> Thermoascus aurantiacus

<400> 10
 Met Lys Leu Gly Ser Leu Val Leu Ala Leu Ser Ala Ala Arg Leu Thr
 1 5 10 15

Leu Ser Ala Pro Leu Ala Asp Arg Lys Gln Glu Thr Lys Arg Ala Lys
 20 25 30

Val Phe Gln Trp Phe Gly Ser Asn Glu Ser Gly Ala Glu Phe Gly Ser
 35 40 45

Gln Asn Leu Pro Gly Val Glu Gly Lys Asp Tyr Ile Trp Pro Asp Pro
 50 55 60

Asn Thr Ile Asp Thr Leu Ile Ser Lys Gly Met Asn Ile Phe Arg Val
 65 70 75 80

Pro Phe Met Met Glu Arg Leu Val Pro Asn Ser Met Thr Gly Ser Pro
 85 90 95

Asp Pro Asn Tyr Leu Ala Asp Leu Ile Ala Thr Val Asn Ala Ile Thr
 100 105 110

Gln Lys Gly Ala Tyr Ala Val Val Asp Pro His Asn Tyr Gly Arg Tyr
 115 120 125

Tyr Asn Ser Ile Ile Ser Ser Pro Ser Asp Phe Gln Thr Phe Trp Lys
 130 135 140

Thr Val Ala Ser Gln Phe Ala Ser Asn Pro Leu Val Ile Phe Asp Thr
145 150 155 160

Asn Asn Glu Tyr His Asp Met Asp Gln Thr Leu Val Leu Asn Leu Asn
165 170 175

Gln Ala Ala Ile Asp Gly Ile Arg Ser Ala Gly Ala Thr Ser Gln Tyr
180 185 190

Ile Phe Val Glu Gly Asn Ser Trp Thr Gly Ala Trp Thr Trp Thr Asn
195 200 205

Val Asn Asp Asn Met Lys Ser Leu Thr Asp Pro Ser Asp Lys Ile Ile
210 215 220

Tyr Glu Met His Gln Tyr Leu Asp Ser Asp Gly Ser Gly Thr Ser Ala
225 230 235 240

Thr Cys Val Ser Ser Thr Ile Gly Gln Glu Arg Ile Thr Ser Ala Thr
245 250 255

Gln Trp Leu Arg Ala Asn Gly Lys Lys Gly Ile Ile Gly Glu Phe Ala
260 265 270

Gly Gly Ala Asn Asp Val Cys Glu Thr Ala Ile Thr Gly Met Leu Asp
275 280 285

Tyr Met Ala Gln Asn Thr Asp Val Trp Thr Gly Ala Ile Trp Trp Ala
290 295 300

Ala Gly Pro Trp Trp Gly Asp Tyr Ile Phe Ser Met Glu Pro Asp Asn
305 310 315 320

Gly Ile Ala Tyr Gln Gln Ile Leu Pro Ile Leu Thr Pro Tyr Leu
325 330 335

<210> 11
<211> 2334
5 <212> ADN
<213> Acremonium thermophilum

<220>
<221> característica miscelánea
10 <222> (13)..(13)
<223> N = sin identificar

<220>
<221> CDS
15 <222> (715)..(797)
<223>

<220>
<221> Intrón
20 <222> (798)..(856)

<223>

<220>
<221> CDS
5 <222> (857)..(1105)
<223>

<220>
<221> Intrón
10 <222> (1106)..(1228)
<223>

<220>
<221> CDS
15 <222> (1229)..(1787)
<223>

<400> 11
tctgtctctt gtntcagaac agatctcctg gcggcctgct ttgccggtcc gaattgcgat 60
cgatgcaacg tcgattgcat acgagctaag cccgtctcgt gataaccgca aggggtcttc 120
cgagtctctg tctgcgaccc aggcattttc cgattttgtgt gcggggaccc aactgtcttc 180
tggggagtac ctggtgacaa aagcacagat aaacagatgg atgacgggat tgctgtgata 240
tcgccgtggc gctgaatcct ttctcttcgc taccaagata ttatttcccc gttgtgaaat 300
cttctattca gcccatccca tccggcaaca cgcattctgt ttctgttcgg gcattccgat 360
acctggttcc tggagtgcct accgagcctc gcttctctggg atcgggcgtt gcaccccgcc 420
aaaccttatg ccccaaacgg tacggacaag gatgccggac cccggttttg tccagaaagg 480
ttgcattcct acccacctcg ctggagccac aacatgcaga tcaccgcccg agggaggaca 540
tgtgtggtgc agggacgttg gcaactctgc tgtgtctgaa gtatatgagg ccgatgggtc 600
tccttgcaaa aagcagagaa tggagttagc agctcctcct caccagagtc gcctttgcag 660
cgtctcggca ttgcaggctc cccatcgtca gcatttcact tctcagcaac gaac atg 717
Met
1
cgc tcc tca ccc ttt ctc cgc gca gct ctg gct gcc gct ctg cct ctg 765
Arg Ser Ser Pro Phe Leu Arg Ala Ala Leu Ala Ala Ala Leu Pro Leu
5 10 15
agc gcc cat gcc ctc gac gga aag tcg acg ag gtatgccaat cctcgtacct 817
Ser Ala His Ala Leu Asp Gly Lys Ser Thr Arg
20 25
ctgccctctg tagaaacaag tgaccgactg caaagacag a tac tgg gac tgc tgc 872
Tyr Trp Asp Cys Cys
30

aag ccg tcc tgc ggc tgg ccg gga aag gcc tcg gtg aac cag ccc gtc Lys Pro Ser Cys Gly Trp Pro Gly Lys Ala Ser Val Asn Gln Pro Val 35 40 45	920
ttc tcg tgc tcg gcc gac tgg cag cgc atc agc gac ttc aac gcg aag Phe Ser Cys Ser Ala Asp Trp Gln Arg Ile Ser Asp Phe Asn Ala Lys 50 55 60 65	968
tcg ggc tgc gac gga ggc tcc gcc tac tcg tgc gcc gac cag acg ccc Ser Gly Cys Asp Gly Gly Ser Ala Tyr Ser Cys Ala Asp Gln Thr Pro 70 75 80	1016
tgg gcg gtc aac gac aac ttc tcg tac ggc ttc gca gcc acg gcc atc Trp Ala Val Asn Asp Asn Phe Ser Tyr Gly Phe Ala Ala Thr Ala Ile 85 90 95	1064
gcc ggc ggc tcc gag tcc agc tgg tgc tgc gcc tgc tat gc Ala Gly Gly Ser Glu Ser Ser Trp Cys Cys Ala Cys Tyr Ala 100 105 110	1105
gtgagttctc tgcaagccgc ttccaccccc cgctttctgt gcaggccgct tccccctac	1165
ccaccactt ccccccccc gcctctgtga tcgggcatcc gagctaagtt gcgtgtcgtc	1225
cag a ctc acc ttc aac tcg ggc ccc gtc gcg ggc aag acc atg gtg gtg Leu Thr Phe Asn Ser Gly Pro Val Ala Gly Lys Thr Met Val Val 115 120 125	1274
cag tcg acc agc acc ggc ggc gac ctg ggc agc aac cag ttc gac ctc Gln Ser Thr Ser Thr Gly Gly Asp Leu Gly Ser Asn Gln Phe Asp Leu 130 135 140	1322
gcc atc ccc ggc ggc ggc gtg ggc atc ttc aac ggc tgc gcc tcc cag Ala Ile Pro Gly Gly Gly Val Gly Ile Phe Asn Gly Cys Ala Ser Gln 145 150 155	1370
ttc ggc ggc ctc ccc ggc gcc cag tac ggc ggc atc agc gac cgc agc Phe Gly Gly Leu Pro Gly Ala Gln Tyr Gly Gly Ile Ser Asp Arg Ser 160 165 170	1418
cag tgc tcg tcc ttc ccc gcg ccg ctc cag ccg ggc tgc cag tgg cgc Gln Cys Ser Ser Phe Pro Ala Pro Leu Gln Pro Gly Cys Gln Trp Arg 175 180 185 190	1466
ttc gac tgg ttc cag aac gcc gac aac ccc acc ttc acc ttc cag cgc Phe Asp Trp Phe Gln Asn Ala Asp Asn Pro Thr Phe Thr Phe Gln Arg 195 200 205	1514
gtg cag tgc ccg tcc gag ctc acg tcc cgc acg ggc tgt aag cgc gac Val Gln Cys Pro Ser Glu Leu Thr Ser Arg Thr Gly Cys Lys Arg Asp 210 215 220	1562
gac gac gcc agc tat ccc gtc ttc aac ccg cct agc ggt ggc tcc ccc Asp Asp Ala Ser Tyr Pro Val Phe Asn Pro Pro Ser Gly Gly Ser Pro 225 230 235	1610
agc acc acc agc acc acc acc agc tcc ccg tcc ggt ccc acg ggc aac Ser Thr Thr Ser Thr Thr Thr Ser Ser Pro Ser Gly Pro Thr Gly Asn 240 245 250	1658
cct cct gga ggc ggt ggc tgc act gcc cag aag tgg gcc cag tgc ggc Pro Pro Gly Gly Gly Gly Cys Thr Ala Gln Lys Trp Ala Gln Cys Gly 255 260 265 270	1706
ggc act ggc ttc acg ggc tgc acc acc tgc gtc tcg ggc acc acc tgc	1754

Gly Thr Gly Phe Thr Gly Cys Thr Thr Cys Val Ser Gly Thr Thr Cys
 275 280 285

cag gtg cag aac cag tgg tat tcc cag tgt ctg tgagcgggag ggttggtggg 1807
 Gln Val Gln Asn Gln Trp Tyr Ser Gln Cys Leu
 290 295

gtccggtttcc ctagggetga ggctgacgtg aactgggtcc tcttgtcgc cccatcacgg 1867
 gttcgtattc gcgcgcttag ggagaggagg atgcagtttg agggggccac attttgaggg 1927
 ggacgcagtc tgggggtcgaa gcttgctcggg tagggctgcc gtgacgtggg agagcagatg 1987
 ggaccaagtg cggagctagg caggtgggtg gttgtggtgg tggcttacct tctgtaacgc 2047
 aatggcatct catctcactc gcctgctccc tgattggtgg ctctgttcgg cctggcgctt 2107
 tttgggaccg ctggctggaa tggattgctc cggaacgccca ggttgagctg ggctggcgcg 2167
 agtagattgg ccgctccgag ctgcaaccat aataaaattt tcggaccctg taagccgcac 2227
 ccgaccaggt ctccattggc ggacatgcac gacgtccttc gcaggcacgg cctgcccgcc 2287
 tctgatcacc cgcagttttc gtaccgtcag accagataca agccccg 2334

<210> 12

<211> 297

5 <212> PRT

<213> Acremonium thermophilum

<220>

<221> característica miscelánea

10 <222> (13)..(13)

<223> N = sin identificar

<400> 12

Met Arg Ser Ser Pro Phe Leu Arg Ala Ala Leu Ala Ala Ala Leu Pro
 1 5 10 15

Leu Ser Ala His Ala Leu Asp Gly Lys Ser Thr Arg Tyr Trp Asp Cys
 20 25 30

Cys Lys Pro Ser Cys Gly Trp Pro Gly Lys Ala Ser Val Asn Gln Pro
 35 40 45

Val Phe Ser Cys Ser Ala Asp Trp Gln Arg Ile Ser Asp Phe Asn Ala
 50 55 60

Lys Ser Gly Cys Asp Gly Gly Ser Ala Tyr Ser Cys Ala Asp Gln Thr
 65 70 75 80

Pro Trp Ala Val Asn Asp Asn Phe Ser Tyr Gly Phe Ala Ala Thr Ala
 85 90 95

Ile Ala Gly Gly Ser Glu Ser Ser Trp Cys Cys Ala Cys Tyr Ala Leu
 100 105 110

15

Thr Phe Asn Ser Gly Pro Val Ala Gly Lys Thr Met Val Val Gln Ser
115 120 125

Thr Ser Thr Gly Gly Asp Leu Gly Ser Asn Gln Phe Asp Leu Ala Ile
130 135 140

Pro Gly Gly Gly Val Gly Ile Phe Asn Gly Cys Ala Ser Gln Phe Gly
145 150 155 160

Gly Leu Pro Gly Ala Gln Tyr Gly Gly Ile Ser Asp Arg Ser Gln Cys
165 170 175

Ser Ser Phe Pro Ala Pro Leu Gln Pro Gly Cys Gln Trp Arg Phe Asp
180 185 190

Trp Phe Gln Asn Ala Asp Asn Pro Thr Phe Thr Phe Gln Arg Val Gln
195 200 205

Cys Pro Ser Glu Leu Thr Ser Arg Thr Gly Cys Lys Arg Asp Asp Asp
210 215 220

Ala Ser Tyr Pro Val Phe Asn Pro Pro Ser Gly Gly Ser Pro Ser Thr
225 230 235 240

Thr Ser Thr Thr Thr Ser Ser Pro Ser Gly Pro Thr Gly Asn Pro Pro
245 250 255

Gly Gly Gly Gly Cys Thr Ala Gln Lys Trp Ala Gln Cys Gly Gly Thr
260 265 270

Gly Phe Thr Gly Cys Thr Thr Cys Val Ser Gly Thr Thr Cys Gln Val
275 280 285

Gln Asn Gln Trp Tyr Ser Gln Cys Leu
290 295

<210> 13
<211> 2033
5 <212> ADN
<213> Acremonium thermophilum

<220>
<221> CDS
10 <222> (259)..(702)
<223>

<220>
<221> Intrón
15 <222> (703)..(857)
<223>

<220>
<221> CDS

<222> (858)..(888)
<223>

<220>
5 <221> Intrón
<222> (889)..(990)
<223>

<220>
10 <221> CDS
<222> (991)..(1268)
<223>

<400> 13
ctcgaggaga ggaaccgagt ttgaaagatg ctatatatcg atagactacc ggcgtcgctt 60
cgccctgtcc gctctcttgc attccccctg ttgatgagac gagacaaaat tcttggttag 120
aaaagatccg tcgccgagat ttcaccagtg gtaagtcccg agaattggtc attcgacggtt 180
caatatgagt gtcaaagcta tgggtcctaa caaagaagga agcaagagct ttaaagagac 240
agaataacag cagcaaag atg cgt ctc cca cta ccg act ctg ctc gcc ctc 291
Met Arg Leu Pro Leu Pro Thr Leu Leu Ala Leu
1 5 10
ttg ccc tac tac ctc gaa gtg tcc gct cag ggg gca tcc gga acc ggc 339
Leu Pro Tyr Tyr Leu Glu Val Ser Ala Gln Gly Ala Ser Gly Thr Gly
15 20 25
acg aca aca cgt tac tgg gat tgc tgc aag ccg agc tgc gcg tgg cct 387
Thr Thr Thr Arg Tyr Trp Asp Cys Cys Lys Pro Ser Cys Ala Trp Pro
30 35 40
ctg aag ggc aat tcg ccc agc ccg gtg cag act tgc gac aag aat gac 435
Leu Lys Gly Asn Ser Pro Ser Pro Val Gln Thr Cys Asp Lys Asn Asp
45 50 55
agg ccg ctg aac gat ggg gga aac acc aag tcc ggc tgc gac aac ggt 483
Arg Pro Leu Asn Asp Gly Gly Asn Thr Lys Ser Gly Cys Asp Asn Gly
60 65 70 75
ggc ggg gcc ttc atg tgc tca tcc cag agt ccc tgg gcc gtc aat gag 531
Gly Gly Ala Phe Met Cys Ser Ser Gln Ser Pro Trp Ala Val Asn Glu
80 85 90
acc acc agc tac ggc tgg gca gcc gtt cgt atc gcc ggc agt acc gag 579
Thr Thr Ser Tyr Gly Trp Ala Ala Val Arg Ile Ala Gly Ser Thr Glu
95 100 105
tcg gcc tgg tgc tgt gcc tgc tac gag ctc acc ttc acc agt ggg ccc 627
Ser Ala Trp Cys Cys Ala Cys Tyr Glu Leu Thr Phe Thr Ser Gly Pro
110 115 120
gtc agt gga aag aag ctc ata gtc cag gcc acg aac act ggt gga gac 675
Val Ser Gly Lys Lys Leu Ile Val Gln Ala Thr Asn Thr Gly Gly Asp
125 130 135
15 ctt ggg agc aac cac ttt gac ctt gcg gtatgtgggg tttttctttc 722

Leu Gly Ser Asn His Phe Asp Leu Ala
 140 145
 ttcatcatcg ctctcaccat ggattcctcg gcgcaaggac caagattgag aagcgtcaat 782
 gccgggttgg acacgggagc cgggatagga acacagaggc cgtttaagac cgtcagctga 842
 cagcagagca attag att ccc gga ggt ggt gtt ggt cag tcc aat g 888
 Ile Pro Gly Gly Gly Val Gly Gln Ser Asn
 150 155
 gtaggttctt tccctgaagt accggcaaca gcctgtgcgt tgctgtatac cccttttaat 948
 catagcatct tcttgetgga tacaagccaa cccattttct ag ct tgc acg aac 1001
 Ala Cys Thr Asn
 160
 cag tat ggt gcg ccc ccg aac ggc tgg ggc gac agg tat ggt ggc gtg 1049
 Gln Tyr Gly Ala Pro Pro Asn Gly Trp Gly Asp Arg Tyr Gly Gly Val
 165 170 175
 cac tcg cgg agc gac tgc gac agc ttc ccc gcg gcg ctc aag gcc ggc 1097
 His Ser Arg Ser Asp Cys Asp Ser Phe Pro Ala Ala Leu Lys Ala Gly
 180 185 190
 tgc tac tgg cga ttc gac tgg ttc cag ggc gcc gac aac ccg tcc gtg 1145
 Cys Tyr Trp Arg Phe Asp Trp Phe Gln Gly Ala Asp Asn Pro Ser Val
 195 200 205 210
 agc ttc aaa cag gta gcc tgc ccg gca gcc atc aca gct aag agc ggc 1193
 Ser Phe Lys Gln Val Ala Cys Pro Ala Ala Ile Thr Ala Lys Ser Gly
 215 220 225
 tgt act cgc cag aac gat gcc atc aac gag act ccg act ggg ccc agc 1241
 Cys Thr Arg Gln Asn Asp Ala Ile Asn Glu Thr Pro Thr Gly Pro Ser
 230 235 240
 act gtg cct acc tac acc gcg tca ggc tgaaagtcgg ctggggcacc 1288
 Thr Val Pro Thr Tyr Thr Ala Ser Gly
 245 250
 attgcccgagg tgatgggttg gcattgtgta gtctcactca ccaggacat ttgtcgcgac 1348
 ctgatcatag gcgccagggg agttgaaagg ggttgccgta cgagaagaca ttttgcgcc 1408
 gtcttactcc cagccacttc tgtacatatt caatgacatt acatagcccg caaatatgtt 1468
 catatatcgt ggccgcccga accgccccgg tttgcttagg ctggagctga agtggtcgc 1528
 cgatggctgt caaaggcagt cggaatatc ctcgttgctt cggcaacacg gtagctgctt 1588
 gaaccgtacc cagcattaga acaccccccg ccgagggcctt gctacgtcaa tggcggggtc 1648
 tccaaccctt gcgcggcaca aaaccaacca cgcctcgtc ttttatgatg tcctcgtca 1708
 aacgtccgtg gacgacactc cgctcatggt ctggctcctt gatgtagaag gggtaggtca 1768
 gccgatggtc gtcaccgtcg tcaatgcttc cctcaagctt cttcggcctt ttatcctcca 1828
 actcttccca catgagaact ccatctttcc gccttttcac aaagccactg cctccttgt 1888
 caagggccaa aaaccaacgc cgctgatgaa tgcttccgat cgtgtttgac gcgccgggg 1948
 tatgcatttg gttcggcgca cttttttcgt cctccagctc ccttaactcc cgttccatct 2008
 gagaggggtga ctcgtctact cgact 2033

5 <210> 14
 <211> 251
 <212> PRT

<213> Acremonium thermophilum

<400> 14

Met Arg Leu Pro Leu Pro Thr Leu Leu Ala Leu Leu Pro Tyr Tyr Leu
1 5 10 15

Glu Val Ser Ala Gln Gly Ala Ser Gly Thr Gly Thr Thr Thr Arg Tyr
20 25 30

Trp Asp Cys Cys Lys Pro Ser Cys Ala Trp Pro Leu Lys Gly Asn Ser
35 40 45

Pro Ser Pro Val Gln Thr Cys Asp Lys Asn Asp Arg Pro Leu Asn Asp
50 55 60

Gly Gly Asn Thr Lys Ser Gly Cys Asp Asn Gly Gly Gly Ala Phe Met
65 70 75 80

Cys Ser Ser Gln Ser Pro Trp Ala Val Asn Glu Thr Thr Ser Tyr Gly
85 90 95

Trp Ala Ala Val Arg Ile Ala Gly Ser Thr Glu Ser Ala Trp Cys Cys
100 105 110

Ala Cys Tyr Glu Leu Thr Phe Thr Ser Gly Pro Val Ser Gly Lys Lys
115 120 125

Leu Ile Val Gln Ala Thr Asn Thr Gly Gly Asp Leu Gly Ser Asn His
130 135 140

Phe Asp Leu Ala Ile Pro Gly Gly Gly Val Gly Gln Ser Asn Ala Cys
145 150 155 160

Thr Asn Gln Tyr Gly Ala Pro Pro Asn Gly Trp Gly Asp Arg Tyr Gly
165 170 175

Gly Val His Ser Arg Ser Asp Cys Asp Ser Phe Pro Ala Ala Leu Lys
180 185 190

Ala Gly Cys Tyr Trp Arg Phe Asp Trp Phe Gln Gly Ala Asp Asn Pro
195 200 205

Ser Val Ser Phe Lys Gln Val Ala Cys Pro Ala Ala Ile Thr Ala Lys
210 215 220

Ser Gly Cys Thr Arg Gln Asn Asp Ala Ile Asn Glu Thr Pro Thr Gly
225 230 235 240

Pro Ser Thr Val Pro Thr Tyr Thr Ala Ser Gly
245 250

<210> 15

<211> 2800

<212> ADN
<213> Chaetomium thermophilum

<220>
<221> característica miscelánea
<222> (2786) .. (2786)
<223> N = sin identificar

<220>
<221> CDS
<222> (768)..(2042)
<223>

<400> 15
ggatccaaga ccgatccga ggattctcgg attatgtttg catctcaccc tccgaaaccg 60
catgaaaaat tgaaatgggc aactgtcgct gtgtttaatg ctttgcacat catgggatca 120
tggtcaccgc ctctaattct tcattctcca gatcctatct atcctccgca tctagccggc 180
ttcttgettg tgatccaaag ccctgatccc acgcggcttc tagacgcttt agaaattaca 240
ccgaatctcc ccatgccctt cttgcaatat cttcccgacc aggaacttcg ggtgctcaac 300
atccgcgagc ttgacgacga cccttcttgg ccggcttggc atgcgactct gttcgggact 360
caatgcaact ctggggccctt caatgccgcg catgaccgtt actgaggctt agccgcccca 420
atcgcttggc acggtacctt gcagacggaa tcccgggccc gttgtccgat ctgctttggt 480
tccggtagag aagcctcggg ggaagagaca cacggacaca acgattgcgg gccccaatgc 540
gctgctccta attgaggctc cgaggctcgtg tgccgtgtgg agaggccgcg actgggtctg 600
gggtgcggag gattgcggag atgaagataa tctgggtgca accgtggata cataaaaggg 660
agtagttctc ccctctgtga aaccttcttc ccaggattc tctcgcctc taagagtcca 720
aagtcattca agacatccta cagcggggtc agtgagattc cataatc atg act cgc 776
Met Thr Arg
1
aag ttc gca ctc gtt ccc ctc ctt ctg ggt ctt gcc tcg gcc cag aaa 824
Lys Phe Ala Leu Val Pro Leu Leu Leu Gly Leu Ala Ser Ala Gln Lys
5 10 15
ccc ggc aac act cca gaa gtc cac ccc aag atc acc act tac cgc tgc 872
Pro Gly Asn Thr Pro Glu Val His Pro Lys Ile Thr Thr Tyr Arg Cys
20 25 30 35
agc cac cgc cag gga tgc cgc ccg gag acg aac tac atc gtc ctc gac 920
Ser His Arg Gln Gly Cys Arg Pro Glu Thr Asn Tyr Ile Val Leu Asp

15

ES 2 582 078 T3

				40				45				50							
tcc Ser	ctc Leu	acc Thr	cat His 55	ccc Pro	gtg Val	cac His	cag Gln 60	ttg Leu	aac Asn	tcc Ser	aac Asn	gcg Ala	aac Asn 65	tgc Cys	ggc Gly	968			
gac Asp	tgg Trp	ggc Gly 70	aac Asn	ccg Pro	ccc Pro	ccg Pro	cgc Arg 75	agc Ser	gtc Val	tgc Cys	cct Pro	gat Asp 80	gtc Val	gag Glu	acc Thr	1016			
tgc Cys	gcg Ala 85	cag Gln	aat Asn	tgc Cys	atc Ile	atg Met 90	gag Glu	ggc Gly	atc Ile	caa Gln	gac Asp 95	tac Tyr	tcc Ser	acc Thr	tac Tyr	1064			
ggc Gly 100	gtg Val	acc Thr	acc Thr	tct Ser	ggc Gly 105	tct Ser	tcc Ser	ctt Leu	cgc Arg	ctg Leu 110	aag Lys	cag Gln	atc Ile	cac His	cag Gln 115	1112			
ggc Gly	cgc Arg	gtc Val	acc Thr	tct Ser 120	cct Pro	cgt Arg	gtc Val	tac Tyr	ctc Leu 125	ctc Leu	gac Asp	aag Lys	acg Thr 130	gag Glu	cag Gln	1160			
cag Gln	tat Tyr	gag Glu	atg Met 135	atg Met	cgt Arg	ctc Leu	acc Thr	ggc Gly 140	ttc Phe	gag Glu	ttc Phe	act Thr	ttc Phe 145	gac Asp	gtc Val	1208			
gac Asp	acc Thr 150	acc Thr	aag Lys	ctc Leu	ccc Pro	tgc Cys	ggc Gly 155	atg Met	aac Asn	gct Ala	gcg Ala	ctc Leu 160	tat Tyr	ctc Leu	tcc Ser	1256			
gag Glu 165	atg Met	gac Asp	gct Ala	acc Thr	ggc Gly 170	gct Ala	cgc Arg	tcc Ser	cgc Arg	ctc Leu 175	aac Asn	cct Pro	ggc Gly	ggc Gly	gcc Ala	1304			
tac Tyr 180	tac Tyr	ggc Gly	acg Thr	ggc Gly 185	tac Tyr	tgc Cys	gat Asp	gca Ala	cag Gln	tgc Cys 190	ttc Phe	gtc Val	acc Thr	ccc Pro	ttc Phe 195	1352			
atc Ile	aac Asn	ggc Gly	atc Ile 200	ggc Gly	aac Asn	atc Ile	gag Glu	ggc Gly	aag Lys 205	ggc Gly	tcg Ser	tgc Cys	tgc Cys	aac Asn 210	gag Glu	1400			
atg Met	gac Asp	att Ile 215	tgg Trp	gag Glu	gcc Ala	aac Asn	tcg Ser	cgt Arg 220	agt Ser	cag Gln	tcc Ser	att Ile 225	gct Ala	ccg Pro	cac His	1448			
ccc Pro	tgc Cys	aac Asn 230	aag Lys	cag Gln	ggc Gly	ctg Leu	tac Tyr 235	atg Met	tgc Cys	tcc Ser	ggc Gly	cag Gln 240	gag Glu	tgc Cys	gag Glu	1496			
ttc Phe	gac Asp 245	ggc Gly	gtc Val	tgc Cys	gac Asp	gag Glu 250	tgg Trp	gga Gly	tgc Cys	aca Thr	tgg Trp 255	aac Asn	ccg Pro	tac Tyr	aag Lys	1544			
gtc Val 260	aac Asn	ggt Val	acc Thr	gac Asp 265	tac Tyr	tat Tyr	ggc Gly	cgc Arg	ggc Gly	ccg Pro 270	cag Gln	ttc Phe	aag Lys	gtc Val 275	gac Asp	1592			
acg Thr	acc Thr	cgt Arg	ccc Pro	ttc Phe 280	acc Thr	gtc Val	atc Ile	aca Thr	cag Gln 285	ttt Phe	cca Pro	gcc Ala	gac Asp 290	cag Gln	aac Asn	1640			
ggc Gly	aag Lys	ctg Leu	acg Thr 295	tcg Ser	atc Ile	cat His	cgc Arg	atg Met 300	tat Tyr	gtg Val	caa Gln	gat Asp 305	ggc Gly	aag Lys	ttg Leu	1688			

```

atc gag gcg cat acc gtc aac ctg ccg ggt tat cct caa gtg aac gcg      1736
Ile Glu Ala His Thr Val Asn Leu Pro Gly Tyr Pro Gln Val Asn Ala
      310                      315                      320

ctg aac gat gac ttc tgc cgt gcc acg gga gcc gcg acg aag tat ctt      1784
Leu Asn Asp Asp Phe Cys Arg Ala Thr Gly Ala Ala Thr Lys Tyr Leu
      325                      330                      335

gaa ctg ggt gcc act gcg ggt atg ggc gag gct ctg agg cgt ggt atg      1832
Glu Leu Gly Ala Thr Ala Gly Met Gly Glu Ala Leu Arg Arg Gly Met
      340                      345                      350                      355

gtg ctg gct atg agc atc tgg tgg gat gag agc ggc ttc atg aac tgg      1880
Val Leu Ala Met Ser Ile Trp Trp Asp Glu Ser Gly Phe Met Asn Trp
      360                      365                      370

ctt gat agc ggc gag tct ggg ccg tgc aac ccg aac gag ggt aac cca      1928
Leu Asp Ser Gly Glu Ser Gly Pro Cys Asn Pro Asn Glu Gly Asn Pro
      375                      380                      385

cag aac att cgc cag att gag ccc gag ccg gag gtt acc tat agc aac      1976
Gln Asn Ile Arg Gln Ile Glu Pro Glu Pro Glu Val Thr Tyr Ser Asn
      390                      395                      400

ctg cgc tgg ggt gag att ggg tcg act tat aag cac aat ctg aag gcc      2024
Leu Arg Trp Gly Glu Ile Gly Ser Thr Tyr Lys His Asn Leu Lys Gly
      405                      410                      415

ggg tgg act ggc agg aac taagtgttgg ggattagagc ctgtgattgg      2072
Gly Trp Thr Gly Arg Asn
      420                      425

atacctgtgg gttaaacggg gctcggtttg agagggttgt tgaaatttat ttctcgtaca      2132

tagttggcgt cttggcgaat atatgcccc aggactttga tccagtcttc gtccatttct      2192

ctgtgactta gttggtgcaa gtatcattgt tatgtcctgg gtgagacaaa gcaatctctt      2252

cagtggcatc gggtaaataa tctacaggct gtgaatggcg ttgcgtcagc ctcatctaact      2312

taaacgattg gactccccctt ttcctaataca tcgccgttgc cgtgtaactc tcctagatct      2372

cttggtgtat atggcttcaa ctcgaaagtga agaaaaatgg atacggcgac ctctttgtgc      2432

caattttctt gctgttcttc cggatttgac cctcggcaag acaactatgg ccaatattct      2492

gttatagtcg gcagttagtg ttgtgtcgtc caagtcgtgc gggagcaata ctcaacagcc      2552

gcccttaata tggttattta cgccacgacg cacttcatta cacggctttg ggggggtatat      2612

attccgttca actctatccc tcattcggtg tgattgaacg tctccaacag tgaaagtata      2672

agtctgacaa aaatgcccaa ccgccatgcc actgatgatc ctggtgagat gctcgtggtc      2732

tataacatcc tgtctaagtg ttacctccct aatgttagcc ccagttctgc tctncttgtc      2792

tcgacagc      2800

```

210> 16
 <211> 425
 <212> PRT
 <213> Chaetomium thermophilum

<220>
 <221> característica miscelánea
 <222> (2786) .. (2786)
 <223> N = sin identificar
 <400> 16

ES 2 582 078 T3

Met	Thr	Arg	Lys	Phe	Ala	Leu	Val	Pro	Leu	Leu	Leu	Gly	Leu	Ala	Ser	1	5	10	15
Ala	Gln	Lys	Pro	Gly	Asn	Thr	Pro	Glu	Val	His	Pro	Lys	Ile	Thr	Thr	20	25	30	
Tyr	Arg	Cys	Ser	His	Arg	Gln	Gly	Cys	Arg	Pro	Glu	Thr	Asn	Tyr	Ile	35	40	45	
Val	Leu	Asp	Ser	Leu	Thr	His	Pro	Val	His	Gln	Leu	Asn	Ser	Asn	Ala	50	55	60	
Asn	Cys	Gly	Asp	Trp	Gly	Asn	Pro	Pro	Pro	Arg	Ser	Val	Cys	Pro	Asp	65	70	75	80
Val	Glu	Thr	Cys	Ala	Gln	Asn	Cys	Ile	Met	Glu	Gly	Ile	Gln	Asp	Tyr	85	90	95	
Ser	Thr	Tyr	Gly	Val	Thr	Thr	Ser	Gly	Ser	Ser	Leu	Arg	Leu	Lys	Gln	100	105	110	
Ile	His	Gln	Gly	Arg	Val	Thr	Ser	Pro	Arg	Val	Tyr	Leu	Leu	Asp	Lys	115	120	125	
Thr	Glu	Gln	Gln	Tyr	Glu	Met	Met	Arg	Leu	Thr	Gly	Phe	Glu	Phe	Thr	130	135	140	
Phe	Asp	Val	Asp	Thr	Thr	Lys	Leu	Pro	Cys	Gly	Met	Asn	Ala	Ala	Leu	145	150	155	160
Tyr	Leu	Ser	Glu	Met	Asp	Ala	Thr	Gly	Ala	Arg	Ser	Arg	Leu	Asn	Pro	165	170	175	
Gly	Gly	Ala	Tyr	Tyr	Gly	Thr	Gly	Tyr	Cys	Asp	Ala	Gln	Cys	Phe	Val	180	185	190	
Thr	Pro	Phe	Ile	Asn	Gly	Ile	Gly	Asn	Ile	Glu	Gly	Lys	Gly	Ser	Cys	195	200	205	
Cys	Asn	Glu	Met	Asp	Ile	Trp	Glu	Ala	Asn	Ser	Arg	Ser	Gln	Ser	Ile	210	215	220	
Ala	Pro	His	Pro	Cys	Asn	Lys	Gln	Gly	Leu	Tyr	Met	Cys	Ser	Gly	Gln	225	230	235	240

Glu Cys Glu Phe Asp Gly Val Cys Asp Glu Trp Gly Cys Thr Trp Asn
245 250 255

Pro Tyr Lys Val Asn Val Thr Asp Tyr Tyr Gly Arg Gly Pro Gln Phe
260 265 270

Lys Val Asp Thr Thr Arg Pro Phe Thr Val Ile Thr Gln Phe Pro Ala
275 280 285

Asp Gln Asn Gly Lys Leu Thr Ser Ile His Arg Met Tyr Val Gln Asp
290 295 300

Gly Lys Leu Ile Glu Ala His Thr Val Asn Leu Pro Gly Tyr Pro Gln
305 310 315 320

Val Asn Ala Leu Asn Asp Asp Phe Cys Arg Ala Thr Gly Ala Ala Thr
325 330 335

Lys Tyr Leu Glu Leu Gly Ala Thr Ala Gly Met Gly Glu Ala Leu Arg
340 345 350

Arg Gly Met Val Leu Ala Met Ser Ile Trp Trp Asp Glu Ser Gly Phe
355 360 365

Met Asn Trp Leu Asp Ser Gly Glu Ser Gly Pro Cys Asn Pro Asn Glu
370 375 380

Gly Asn Pro Gln Asn Ile Arg Gln Ile Glu Pro Glu Pro Glu Val Thr
385 390 395 400

Tyr Ser Asn Leu Arg Trp Gly Glu Ile Gly Ser Thr Tyr Lys His Asn
405 410 415

Leu Lys Gly Gly Trp Thr Gly Arg Asn
420 425

<210> 17
<211> 1943
5 <212> ADN
<213> Thermoascus aurantiacus

<220>
<221> CDS
10 <222> (13)..(256)
<223>

<220>
<221> Intrón
15 <222> (257)..(329)
<223>

<220>
<221> CDS
20 <222> (330)..(370)
<223>

5 <220>
<221> Intrón
<222> (371)..(444)
<223>

10 <220>
<221> CDS
<222> (445)..(493)
<223>

15 <220>
<221> Intrón
<222> (494)..(561)
<223>

20 <220>
<221> CDS
<222> (562)..(683)
<223>

25 <220>
<221> Intrón
<222> (684)..(786)
<223>

30 <220>
<221> CDS
<222> (787)..(932)
<223>

35 <220>
<221> Intrón
<222> (933)..(1001)
<223>

40 <220>
<221> CDS
<222> (1002)..(1090)
<223>

45 <220>
<221> Intrón
<222> (1091)..(1155)
<223>

50 <220>
<221> CDS
<222> (1156)..(1174)
<223>

55 <220>
<221> Intrón
<222> (1175)..(1267)
<223>

60 <220>
<221> CDS
<222> (1268)..(1295)
<223>

65 <220>
<221> Intrón
<222> (1296)..(1361)
<223>

```

<220>
<221> CDS
<222> (1362)..(1451)
<223>
5
<220>
<221> Intrón
<222> (1452)..(1551)
<223>
10
<220>
<221> CDS
<222> (1552)..(1617)
<223>
15
<220>
<221> Intrón
<222> (1618)..(1829)
<223>
20
<220>
<221> CDS
<222> (1830)..(1922)
<223>
25
<400> 17

ccgcgggaag cc atg gtt cga cca acg atc cta ctt act tca ctc ctg cta      51
      Met Val Arg Pro Thr Ile Leu Leu Thr Ser Leu Leu Leu
        1              5              10

gct ccc ttc gca gct gcg agc cct atc ctc gag gaa cgc caa gct gca      99
Ala Pro Phe Ala Ala Ala Ser Pro Ile Leu Glu Glu Arg Gln Ala Ala
  15              20              25

cag agt gtc gac caa ctg atc aag gct cgc ggc aag gtg tac ttt ggc      147
Gln Ser Val Asp Gln Leu Ile Lys Ala Arg Gly Lys Val Tyr Phe Gly
  30              35              40              45

gtc gcc acg gac caa aac cgg ctg acg acc ggc aag aat gcg gct atc      195

```

Val Ala Thr Asp Gln Asn Arg Leu Thr Thr Gly Lys Asn Ala Ala Ile	
50 55 60	
atc cag gct gat ttc ggc cag gtc acg ccg gag aat agt atg aaa tgg	243
Ile Gln Ala Asp Phe Gly Gln Val Thr Pro Glu Asn Ser Met Lys Trp	
65 70 75	
gac gct act gaa c gtgcgtgaga aagataattt gatttttttc ttctatgacc	296
Asp Ala Thr Glu	
80	
gtcgcggaccg ttctgactag gtttataata tag ct tct caa gga aac ttc aac	349
Pro Ser Gln Gly Asn Phe Asn	
85	
ttt gcc ggt gct gat tac ctt gtacgtacat acgaccactt gacgtttctt	400
Phe Ala Gly Ala Asp Tyr Leu	
90 95	
gcacgcaact gcgattgagg agaagataact aatcttcttg aaag gtc aat tgg gcc	456
Val Asn Trp Ala	
cag caa aat gga aag ctg atc cgt ggc cat act ctt g gttagtagaa	503
Gln Gln Asn Gly Lys Leu Ile Arg Gly His Thr Leu	
100 105 110	
cgccaacctg cttccctaac ttactgaaga aggaaaaccg aattgaccgt cccccaag	561
ta tgg cac tcg cag ctg ccc tcg tgg gtg agc tcc atc acc gac aag	608
Val Trp His Ser Gln Leu Pro Ser Trp Val Ser Ser Ile Thr Asp Lys	
115 120 125	
aat acg ctg acc aac gtg atg aaa aat cac atc acc acc ttg atg acc	656
Asn Thr Leu Thr Asn Val Met Lys Asn His Ile Thr Thr Leu Met Thr	
130 135 140	
cgg tac aag ggc aag atc cgt gca tgg gtcagtcac caccctaag	703
Arg Tyr Lys Gly Lys Ile Arg Ala Trp	
145 150	
ctgcgtttca atgaagagac aaataagaac acacgtattt gcccgggcgt ttcagaatca	763
gaactgacag aatcactgaa tag gac gtg gtg aac gag gca ttc aac gag gat	816
Asp Val Val Asn Glu Ala Phe Asn Glu Asp	
155 160	
ggc tcc ctc cgc cag act gtc ttc ctc aac gtc atc ggg gag gat tac	864
Gly Ser Leu Arg Gln Thr Val Phe Leu Asn Val Ile Gly Glu Asp Tyr	
165 170 175	
atc ccg att gct ttc cag acc gcc cgc gcc gct gac ccg aat gcc aag	912
Ile Pro Ile Ala Phe Gln Thr Ala Arg Ala Ala Asp Pro Asn Ala Lys	
180 185 190	
ctg tac atc aac gat tac aa gtaagattta aggctcagtg atattccatt	962
Leu Tyr Ile Asn Asp Tyr Asn	
195 200	
tagtgtgaga agcattgctt atgagcatct gtattacag c ctc gac agt gcc tcg	1017
Leu Asp Ser Ala Ser	
205	
tac ccc aag acg cag gcc att gtc aac cgc gtc aag caa tgg cgt gca	1065
Tyr Pro Lys Thr Gln Ala Ile Val Asn Arg Val Lys Gln Trp Arg Ala	

ES 2 582 078 T3

210	215	220	
gct gga gtc ccg att gac ggc ata g gtatgtctct cttctgttt			1110
Ala Gly Val Pro Ile Asp Gly Ile			
225	230		
gtgatgtgac cgatttgaaa ccagtctaac gttagctggg tctag ga tcg caa acg			1166
		Gly Ser Gln Thr	
cac ctc ag gtaaataatc gggaatgcct cggagaataa aagagaaaaa			1214
His Leu Ser			
235			
aaatgattgt cttatcagat cgtatcgact gactcatggc ttgtccaaaa tag c gct			1271
		Ala	
ggc cag gga gcc ggt gtt cta caa taagtgtccc cctcccctat tttttactat			1325
Gly Gln Gly Ala Gly Val Leu Gln			
240	245		
tattgcgaga gcggaatagg ctgacaaccc caaacg gct ctt ccg ctc ctt gct			1379
		Ala Leu Pro Leu Leu Ala	
		250	
agt gcc gga act ccc gag gtc gct atc acg gaa ctg gac gtg gct ggt			1427
Ser Ala Gly Thr Pro Glu Val Ala Ile Thr Glu Leu Asp Val Ala Gly			
255	260	265	
gct agc ccg acg gat tac gtc aat gtatgtacct cgttgtccct atcccccttg			1481
Ala Ser Pro Thr Asp Tyr Val Asn			
270	275		
gatactttgt ataattatta tcttcccgga gcctgttgat cagatctgac gatcatttct			1541
cgttttttag gtc gtg aac gct tgc ctc aac gtg cag tcc tgc gtg ggc			1590
Val Val Asn Ala Cys Leu Asn Val Gln Ser Cys Val Gly			
	280	285	
atc acc gtc tgg ggc gtg gca gat ccg gtaagcgagg ttcttccgta			1637
Ile Thr Val Trp Gly Val Ala Asp Pro			
290	295		
ctccgtaccc aactagagtt cgggctgtca cgtcatgtct tagtcgtctt cagtcaggcc			1697
aaggccaaga cacaggacct gaaacgggca ggcagcagct gctagcagcc caagaagcag			1757
ccacatgatg catgattatt attattatat ctccgagttc tgggctaacg attggtgata			1817
ataaataaat ag gac tca tgg cgt gct agc acg acg cct ctc ctc ttc gac			1868
Asp Ser Trp Arg Ala Ser Thr Thr Pro Leu Leu Phe Asp			
300	305	310	
ggc aac ttc aac ccg aag ccg gcg tac aac gcc att gtg cag gac ctg			1916
Gly Asn Phe Asn Pro Lys Pro Ala Tyr Asn Ala Ile Val Gln Asp Leu			
315	320	325	
cag cag tgagtataga ccggtggatc c			1943
Gln Gln			

<210> 18

<211> 329

<212> PRT

<213> Thermoascus aurantiacus

<400> 18

ES 2 582 078 T3

Met	Val	Arg	Pro	Thr	Ile	Leu	Leu	Thr	Ser	Leu	Leu	Leu	Ala	Pro	Phe	1	5	10	15
Ala	Ala	Ala	Ser	Pro	Ile	Leu	Glu	Glu	Arg	Gln	Ala	Ala	Gln	Ser	Val	20	25	30	
Asp	Gln	Leu	Ile	Lys	Ala	Arg	Gly	Lys	Val	Tyr	Phe	Gly	Val	Ala	Thr	35	40	45	
Asp	Gln	Asn	Arg	Leu	Thr	Thr	Gly	Lys	Asn	Ala	Ala	Ile	Ile	Gln	Ala	50	55	60	
Asp	Phe	Gly	Gln	Val	Thr	Pro	Glu	Asn	Ser	Met	Lys	Trp	Asp	Ala	Thr	65	70	75	80
Glu	Pro	Ser	Gln	Gly	Asn	Phe	Asn	Phe	Ala	Gly	Ala	Asp	Tyr	Leu	Val	85	90	95	
Asn	Trp	Ala	Gln	Gln	Asn	Gly	Lys	Leu	Ile	Arg	Gly	His	Thr	Leu	Val	100	105	110	
Trp	His	Ser	Gln	Leu	Pro	Ser	Trp	Val	Ser	Ser	Ile	Thr	Asp	Lys	Asn	115	120	125	
Thr	Leu	Thr	Asn	Val	Met	Lys	Asn	His	Ile	Thr	Thr	Leu	Met	Thr	Arg	130	135	140	
Tyr	Lys	Gly	Lys	Ile	Arg	Ala	Trp	Asp	Val	Val	Asn	Glu	Ala	Phe	Asn	145	150	155	160
Glu	Asp	Gly	Ser	Leu	Arg	Gln	Thr	Val	Phe	Leu	Asn	Val	Ile	Gly	Glu	165	170	175	
Asp	Tyr	Ile	Pro	Ile	Ala	Phe	Gln	Thr	Ala	Arg	Ala	Ala	Asp	Pro	Asn	180	185	190	
Ala	Lys	Leu	Tyr	Ile	Asn	Asp	Tyr	Asn	Leu	Asp	Ser	Ala	Ser	Tyr	Pro	195	200	205	
Lys	Thr	Gln	Ala	Ile	Val	Asn	Arg	Val	Lys	Gln	Trp	Arg	Ala	Ala	Gly	210	215	220	
Val	Pro	Ile	Asp	Gly	Ile	Gly	Ser	Gln	Thr	His	Leu	Ser	Ala	Gly	Gln	225	230	235	240

Gly Ala Gly Val Leu Gln Ala Leu Pro Leu Leu Ala Ser Ala Gly Thr
245 250 255

Pro Glu Val Ala Ile Thr Glu Leu Asp Val Ala Gly Ala Ser Pro Thr
260 265 270

Asp Tyr Val Asn Val Val Asn Ala Cys Leu Asn Val Gln Ser Cys Val
275 280 285

Gly Ile Thr Val Trp Gly Val Ala Asp Pro Asp Ser Trp Arg Ala Ser
290 295 300

Thr Thr Pro Leu Leu Phe Asp Gly Asn Phe Asn Pro Lys Pro Ala Tyr
305 310 315 320

Asn Ala Ile Val Gln Asp Leu Gln Gln
325

<210> 19
<211> 2955
<212> ADN
<213> Acremonium thermophilum

<220>
<221> CDS
<222> (1335)..(1671)
<223>

<220>
<221> Intrón
<222> (1672)..(1806)
<223>

<220>
<221> CDS
<222> (1807)..(2032)
<223>

<220>
<221> Intrón
<222> (2033)..(2117)
<223>

<220>
<221> CDS
<222> (2118)..(2802)
<223>

<400> 19
tctagagctg tcgacgcggc cgcgtaatac gactcactat agggcgaaga attcggatca 60
cgtttgcttc agcaagtcgt tcgctacgac accacgtcca tgatggaggc cctgattcaa 120
tcataccaag gacggggcat gatggctgat ggctggactc gaagtgagtg gcccgaggct 180

gaattttcct tccggttctc tacagtcctt cctcagcga cacatccgca gttttgacag	240
cggaaatcgt caggatgctc cgccttctct cgcaacctga gtgccaggc gtctcggcca	300
cgtctctta tatatggccg ctgggtccgc ctttcgatcg gttttcgatt tggctctccc	360
tagttccctc agctgacctg ggatatcgt tgtggctccg aaacctcacc atcccagacg	420
agcaagttct ccgcagtcca cctcagctca tccggccctt ggtagcatcg cagcgacccc	480
agacgaaggc accaaagaag catactatat attaggctaa atcgagcccc acgtggaata	540
tttgccatcg aggaggggtg gttgggtctc ttgtcctcgc aggtgctgcg cctgtacctc	600
cctgggtgctc cagctgggtc tcccgtcgtt gctgttccag tcgccgtctg gcccgaatgc	660
tctgtatctc ggttcgtccc gcactccttt cgccaagcgc taccaatgct ttgacgaacc	720
cggtaaattt gcagtggacc tgcagctggg caaacccgca gtgggaacca cagacctggt	780
tcgttcgaca cactccaatc gcaaccccgc ccgcgcaaac cttgcaccac atgtcgcccc	840
tttcccagtt gggtcctga agacacggag ccacttccgt gatcgtcggc tcccgaagcc	900
gacagtcgga cgctgcaata ggatgccagc acccgtggat ccaagggcca gtgaccccaa	960
ctctttcgcg gtattctggc cctcccaaag gtatgccagg acttcctgt ctttgctacc	1020
accagctctc ctccacggcg gaacggatac gccgtctcgc cggtcttgc tcgacaacat	1080
gcgagggggc gcgaaggcta ggttgtgacg atgcgacggg gcgatgtcac catttggcag	1140
tgatgttttc cgttgtcccc ttctccaccc tgcgccgttt cctcaaagac gcccacaacca	1200
taaatacgat gcgacgccaa ccttcattgtg ttcgtggcat cttgcctgac cagtctcagc	1260
aagaaacctg tggcggcgcg attgtcttga ccttctgatt gaaaacggat ctgcgtcctc	1320
ctcgatagcc gacc atg cgc gcc aag caa ctc ctg gcg gcc ggc ctg ctg	1370
Met Arg Ala Lys Gln Leu Leu Ala Ala Gly Leu Leu	
1 5 10	
gcc ccc gcg tcc gtc tcg gcc cag ctc aac agc ctc gcc gtg gcg gct	1418
Ala Pro Ala Ser Val Ser Ala Gln Leu Asn Ser Leu Ala Val Ala Ala	
15 20 25	
ggc ctc aag tac ttc ggc acg gcc gtg cgg gag gcc aac gtc aac ggc	1466
Gly Leu Lys Tyr Phe Gly Thr Ala Val Arg Glu Ala Asn Val Asn Gly	
30 35 40	
gac gcc acc tac atg tcg tac gtc aac aac aag tcc gag ttc ggc cag	1514
Asp Ala Thr Tyr Met Ser Tyr Val Asn Asn Lys Ser Glu Phe Gly Gln	
45 50 55 60	
gtg acg ccc gag aac ggc cag aag tgg gat tcc acc gag ccc agc cag	1562
Val Thr Pro Glu Asn Gly Gln Lys Trp Asp Ser Thr Glu Pro Ser Gln	
65 70 75	
ggc cag ttc agc tac agc cag ggc gac atc gtc ccc ggc gtc gcg aag	1610
Gly Gln Phe Ser Tyr Ser Gln Gly Asp Ile Val Pro Gly Val Ala Lys	
80 85 90	
aag aac ggc cag gtg ctg cgc tgc cac acc ctg gtg tgg tac agc cag	1658
Lys Asn Gly Gln Val Leu Arg Cys His Thr Leu Val Trp Tyr Ser Gln	

ES 2 582 078 T3

95	100	105	
ctc ccc agc tgg g gtcagtgact ctctctttct ctctgtcttt ctctttgtct			1711
Leu Pro Ser Trp			
110			
ttctctcttt ctctctctct ctctctctct ctctctctct ctctctccca tccagcatcg			1771
actgctgac ttgctgacca gaagctcgtg tgcag tg tca tcc gga agt tgg			1823
Val Ser Ser Gly Ser Trp			
115			
acc cgc gcg acg ctt cag tcc gtc atc gag acg cac atc tcg aac gtg			1871
Thr Arg Ala Thr Leu Gln Ser Val Ile Glu Thr His Ile Ser Asn Val			
120 125 130			
atg ggc cac tac aag ggc cag tgc tac gcc tgg gac gtg gtc aac gag			1919
Met Gly His Tyr Lys Gly Gln Cys Tyr Ala Trp Asp Val Val Asn Glu			
135 140 145 150			
gcc atc aac gac gac ggc acg tgg cgg acc agc gtc ttc tac aac acc			1967
Ala Ile Asn Asp Asp Gly Thr Trp Arg Thr Ser Val Phe Tyr Asn Thr			
155 160 165			
ttc aac acc gac tac ctg gcc att gcc ttc aac gcc gcg aag aag gcc			2015
Phe Asn Thr Asp Tyr Leu Ala Ile Ala Phe Asn Ala Ala Lys Lys Ala			
170 175 180			
gat gcg ggc gcg aag ct gtaggtgtcg gcctttacgt tgccgcagcg			2062
Asp Ala Gly Ala Lys Leu			
185			
cacctccgcg acatgagccc cagagcgcgt ggctaatagt tcttcacgca cgcag g			2118
tac tac aac gac tac aat ctc gag tac aac ggc gcc aag acc aac acg			2166
Tyr Tyr Asn Asp Tyr Asn Leu Glu Tyr Asn Gly Ala Lys Thr Asn Thr			
190 195 200			
gcc gtg cag ctg gtg cag atc gtg cag cag gcc ggc gcg ccc atc gac			2214
Ala Val Gln Leu Val Gln Ile Val Gln Gln Ala Gly Ala Pro Ile Asp			
205 210 215 220			
ggg gtg ggc ttc cag ggc cac ctg atc gtg ggg tca acg ccg tcg cgc			2262
Gly Val Gly Phe Gln Gly His Leu Ile Val Gly Ser Thr Pro Ser Arg			
225 230 235			
agc tcc ctg gcc acg gcg ctg aag cgc ttc acg gcg ctt ggc ctg gag			2310
Ser Ser Leu Ala Thr Ala Leu Lys Arg Phe Thr Ala Leu Gly Leu Glu			
240 245 250			
gtg gcg tac acg gag ctg gac atc cgg cac tcg agc ctg ccg ccg tcg			2358
Val Ala Tyr Thr Glu Leu Asp Ile Arg His Ser Ser Leu Pro Pro Ser			
255 260 265			
tcg gcg gcg ctg gcg acg cag ggc aac gac ttc gcc agc gtg gtg ggc			2406
Ser Ala Ala Leu Ala Thr Gln Gly Asn Asp Phe Ala Ser Val Val Gly			
270 275 280			
tcg tgc ctc gac gtg gcg ggc tgc gtg ggc atc acc atc tgg ggg ttc			2454
Ser Cys Leu Asp Val Ala Gly Cys Val Gly Ile Thr Ile Trp Gly Phe			
285 290 295 300			
acg gac aag tac agc tgg gtg ccc gac acg ttc ccc ggc tcg ggc gcg			2502
Thr Asp Lys Tyr Ser Trp Val Pro Asp Thr Phe Pro Gly Ser Gly Ala			
305 310 315			

gcg ctg ctg tac gac gcg aac tac agc aag aag ccg gcg tgg acg tcg 2550
Ala Leu Leu Tyr Asp Ala Asn Tyr Ser Lys Lys Pro Ala Trp Thr Ser
320 325 330

gtc tcg tcg gtg ctg gcg gcc aag gcg acg aac ccg ccc ggc ggc ggg 2598
Val Ser Ser Val Leu Ala Ala Lys Ala Thr Asn Pro Pro Gly Gly Gly
335 340 345

aac cca ccc ccc gtc acc acc acg acc acg acc acg acc acg tcg aag 2646
Asn Pro Pro Pro Val Thr Thr Thr Thr Thr Thr Thr Thr Thr Ser Lys
350 355 360

ccg tcg cag ccc acc acc acg acc acg acc acc agc ccg cag ggt ccg 2694
Pro Ser Gln Pro Thr Thr Thr Thr Thr Thr Thr Ser Pro Gln Gly Pro
365 370 375 380

cag cag acg cac tgg ggc cag tgc ggc ggg atc ggc tgg acg ggg ccg 2742
Gln Gln Thr His Trp Gly Gln Cys Gly Gly Ile Gly Trp Thr Gly Pro
385 390 395

cag tcg tgc cag agc ccg tgg acg tgc cag aag cag aac gac tgg tac 2790
Gln Ser Cys Gln Ser Pro Trp Thr Cys Gln Lys Gln Asn Asp Trp Tyr
400 405 410

tct cag tgc ctg tgaccaccac ggctgaccag ctgccattcc gaccacgggg 2842
Ser Gln Cys Leu
415

cccgactac aaaaagaggg gacggtgtaa ataaagagcc gaacgggtct acgtacactg 2902

ttttgacctt ttctccgcag acgtatatatta tcaattatag ttggatttct aga 2955

<210> 20

<211> 416

<212> PRT

<213> Acremonium thermophilum

<400> 20

Met Arg Ala Lys Gln Leu Leu Ala Ala Gly Leu Leu Ala Pro Ala Ser
1 5 10 15

Val Ser Ala Gln Leu Asn Ser Leu Ala Val Ala Ala Gly Leu Lys Tyr
20 25 30

Phe Gly Thr Ala Val Arg Glu Ala Asn Val Asn Gly Asp Ala Thr Tyr
35 40 45

Met Ser Tyr Val Asn Asn Lys Ser Glu Phe Gly Gln Val Thr Pro Glu
50 55 60

Asn Gly Gln Lys Trp Asp Ser Thr Glu Pro Ser Gln Gly Gln Phe Ser
65 70 75 80

Tyr Ser Gln Gly Asp Ile Val Pro Gly Val Ala Lys Lys Asn Gly Gln
85 90 95

5

10

ES 2 582 078 T3

Val Leu Arg Cys His Thr Leu Val Trp Tyr Ser Gln Leu Pro Ser Trp
 100 105 110
 Val Ser Ser Gly Ser Trp Thr Arg Ala Thr Leu Gln Ser Val Ile Glu
 115 120 125
 Thr His Ile Ser Asn Val Met Gly His Tyr Lys Gly Gln Cys Tyr Ala
 130 135 140
 Trp Asp Val Val Asn Glu Ala Ile Asn Asp Asp Gly Thr Trp Arg Thr
 145 150 155 160
 Ser Val Phe Tyr Asn Thr Phe Asn Thr Asp Tyr Leu Ala Ile Ala Phe
 165 170 175
 Asn Ala Ala Lys Lys Ala Asp Ala Gly Ala Lys Leu Tyr Tyr Asn Asp
 180 185 190
 Tyr Asn Leu Glu Tyr Asn Gly Ala Lys Thr Asn Thr Ala Val Gln Leu
 195 200 205
 Val Gln Ile Val Gln Gln Ala Gly Ala Pro Ile Asp Gly Val Gly Phe
 210 215 220
 Gln Gly His Leu Ile Val Gly Ser Thr Pro Ser Arg Ser Ser Leu Ala
 225 230 235 240
 Thr Ala Leu Lys Arg Phe Thr Ala Leu Gly Leu Glu Val Ala Tyr Thr
 245 250 255
 Glu Leu Asp Ile Arg His Ser Ser Leu Pro Pro Ser Ser Ala Ala Leu
 260 265 270
 Ala Thr Gln Gly Asn Asp Phe Ala Ser Val Val Gly Ser Cys Leu Asp
 275 280 285
 Val Ala Gly Cys Val Gly Ile Thr Ile Trp Gly Phe Thr Asp Lys Tyr
 290 295 300
 Ser Trp Val Pro Asp Thr Phe Pro Gly Ser Gly Ala Ala Leu Leu Tyr
 305 310 315 320
 Asp Ala Asn Tyr Ser Lys Lys Pro Ala Trp Thr Ser Val Ser Ser Val
 325 330 335
 Leu Ala Ala Lys Ala Thr Asn Pro Pro Gly Gly Gly Asn Pro Pro Pro
 340 345 350
 Val Thr Thr Thr Thr Thr Thr Thr Thr Thr Ser Lys Pro Ser Gln Pro

ES 2 582 078 T3

355

360

365

Thr Thr Thr Thr Thr Thr Thr Ser Pro Gln Gly Pro Gln Gln Thr His
370 375 380

Trp Gly Gln Cys Gly Gly Ile Gly Trp Thr Gly Pro Gln Ser Cys Gln
385 390 395 400

Ser Pro Trp Thr Cys Gln Lys Gln Asn Asp Trp Tyr Ser Gln Cys Leu
405 410 415

<210> 21

<211> 5092

5 <212> ADN

<213> Thermoascus aurantiacus

<220>

<221> CDS

10 <222> (669)..(728)

<223>

<220>

<221> Intrón

15 <222> (729)..(872)

<223>

<220>

<221> CDS

20 <222> (873)..(1015)

<223>

<220>

<221> Intrón

25 <222> (1016)..(1082)

<223>

<220>

<221> CDS

30 <222> (1083)..(1127)

<223>

<220>

<221> Intrón

35 <222> (1128)..(1183)

<223>

<220>

<221> CDS

40 <222> (1184)..(1236)

<223>

<220>

<221> Intrón

45 <222> (1237)..(1300)

<223>

<220>

<221> CDS

50 <222> (1301)..(1717)

<223>

<220>

	<221> Intrón	
	<222> (1718)..(1776)	
	<223>	
5	<220>	
	<221> CDS	
	<222> (1777)..(2489)	
	<223>	
10	<220>	
	<221> Intrón	
	<222> (2490)..(2599)	
	<223>	
15	<220>	
	<221> CDS	
	<222> (2600)..(3469)	
	<223>	
20	<220>	
	<221> Intrón	
	<222> (3470)..(3531)	
	<223>	
25	<220>	
	<221> CDS	
	<222> (3532)..(3759)	
	<223>	
30	<400> 21	
	ggatccgtcc gcggacacag gcagagagac ggcacgggga ctcgacctga tcctcccagg	60
	gcgggggtgtt gtttgtggcg agggagcgat gctgatgttc ttccagctcc gttgctacct	120
	tcccacggcc atttagccgg cggacggcat gtaacatgtc aaacatgtgg gctcggcagt	180
	gggggcgtga gacgcagcac ctgacccggc ggcgcggcgc ttgcagggtc cagggacagc	240
	cggccgtggt cgtttgcggg gaaggcgaca cagacgactt ggcgcggccc gccggaaggc	300
	gaggaatcat gagtgcgacg gagacatggc aagaccacgg ccttcctggc gaagaagaag	360
	atgaataatc gcaggggagc tgtggcatgg accgcacggc cgccaggagc ctgccccgtg	420
	aggtttctcg ggtgtttcca ctggttccat cgctgggggc gatcccgagc ccgtgtgccc	480
	gtgtaactat tattgacgat caacatgcca tggccagcca gtttctataa taatcatata	540
	taacaccccc cgttctcccg ctgccttgct ccgtggtctt cctggtcctg cttgaggttc	600

acgagtcctcc ttgcatgggc aactcgtcct ctgcttcacg cgctgcttga ctccgtacct	660
cagcaacc atg agg ctt ggg tgg ctg gag ctg gcc gtc gcg gcg gcc gca	710
Met Arg Leu Gly Trp Leu Glu Leu Ala Val Ala Ala Ala Ala	
1 5 10	
acc gtc gcc agc gcc aag gtgcgtcaga cctcccccg gatcgacctt	758
Thr Val Ala Ser Ala Lys	
15 20	
taggtgcttc ttcagcaagt gcgcgccggc cgcgacatcc gccgccgctg cctcaccga	818
cgcagcaccc atatgcagca ggagagaagg catctctgac gaaagctccc ccag gat	875
Asp	
gac ttg gcc tac tcg ccg cct ttc tac ccg tcg cca tgg atg aac gga	923
Asp Leu Ala Tyr Ser Pro Pro Phe Tyr Pro Ser Pro Trp Met Asn Gly	
25 30 35	
aac gga gag tgg gcg gag gcc tac cgc agg gct gtc gac ttc gtc tcg	971
Asn Gly Glu Trp Ala Glu Ala Tyr Arg Arg Ala Val Asp Phe Val Ser	
40 45 50	
cag ctg acc ctc gcg gag aag gtc aac ctg acg acc ggt gtc gg	1015
Gln Leu Thr Leu Ala Glu Lys Val Asn Leu Thr Thr Gly Val Gly	
55 60 65	
gtgagtcacat tgacctctac cgagcccccg ttccatgtcc attgagcaat tggctgacgt	1075
cttgaag c tgg atg cag gag aaa tgt gtc ggt gaa acg gcc agc att ccg	1125
Trp Met Gln Glu Lys Cys Val Gly Glu Thr Gly Ser Ile Pro	
70 75 80	
ag gtaggtcac ttcccaatgc cgctgcaaag gaggtgtcta aactggaata aatcag	1183
Arg	
a ctg ggg ttc cgt gga ctg tgc ctc caa gac tcg ccc ctt ggt gtc aga	1232
Leu Gly Phe Arg Gly Leu Cys Leu Gln Asp Ser Pro Leu Gly Val Arg	
85 90 95	
ttt g gtaggtcttt caacagagaa caagggtcgt gcggggagag atgctgatcg	1286
Phe	
100	
atacctactt ttag ct gac tac gtt tct gcc ttc ccc gcc ggt gtc aat	1335
Ala Asp Tyr Val Ser Ala Phe Pro Ala Gly Val Asn	
105 110	
gtc gct gca acg tgg gat aag aac ctc gcc tac ctt cgt ggg aag gcg	1383
Val Ala Ala Thr Trp Asp Lys Asn Leu Ala Tyr Leu Arg Gly Lys Ala	
115 120 125	
atg ggt gag gaa cac cgt ggt aag ggc gtc gac gtc cag ctg gga cct	1431
Met Gly Glu Glu His Arg Gly Lys Gly Val Asp Val Gln Leu Gly Pro	
130 135 140	
gtc gcc ggc cct ctt ggc aga cac ccc gac ggt ggc aga aac tgg gag	1479
Val Ala Gly Pro Leu Gly Arg His Pro Asp Gly Gly Arg Asn Trp Glu	
145 150 155 160	
ggt ttc tct cct gac ccc gtc ctg acc ggt gtg ctt atg gcg gag acg	1527
Gly Phe Ser Pro Asp Pro Val Leu Thr Gly Val Leu Met Ala Glu Thr	

ES 2 582 078 T3

165	170	175	
atc aag ggt atc cag gat gcc ggt gtg att gct tgc gcc aag cac ttc Ile Lys Gly Ile Gln Asp Ala Gly Val Ile Ala Cys Ala Lys His Phe 180 185 190			1575
att ggt aac gag atg gag cac ttc cgg caa gcc ggt gag gct gtt ggc Ile Gly Asn Glu Met Glu His Phe Arg Gln Ala Gly Glu Ala Val Gly 195 200 205			1623
tat ggt ttc gat att acc gag agt gtc agc tca aat atc gac gac aag Tyr Gly Phe Asp Ile Thr Glu Ser Val Ser Ser Asn Ile Asp Asp Lys 210 215 220			1671
acg ctt cac gag ctg tac ctt tgg ccc ttt gcg gat gct gtt cgc g Thr Leu His Glu Leu Tyr Leu Trp Pro Phe Ala Asp Ala Val Arg 225 230 235			1717
gtaagcagtc cccccctcat aggtgattgt acatgtgtat ttctgactcg ctttcaaag			1776
ct ggc gtt ggt tcg ttc atg tgc tcc tac aac cag gtt aac aac agc Ala Gly Val Gly Ser Phe Met Cys Ser Tyr Asn Gln Val Asn Asn Ser 245 250 255			1823
tac agc tgc tcg aac agc tac ctc cta aac aag ttg ctc aaa tcg gag Tyr Ser Cys Ser Asn Ser Tyr Leu Leu Asn Lys Leu Leu Lys Ser Glu 260 265 270			1871
ctt gat ttt cag ggc ttc gtg atg agt gac tgg gga gcg cac cac agc Leu Asp Phe Gln Gly Phe Val Met Ser Asp Trp Gly Ala His His Ser 275 280 285			1919
ggc gtt gga gct gcc ctg gct ggc ctt gac atg tcg atg cca gga gac Gly Val Gly Ala Ala Leu Ala Gly Leu Asp Met Ser Met Pro Gly Asp 290 295 300			1967
acc gcc ttt ggt acc ggc aaa tcc ttc tgg gga acc aac ctg acc atc Thr Ala Phe Gly Thr Gly Lys Ser Phe Trp Gly Thr Asn Leu Thr Ile 305 310 315			2015
gcc gtt ctc aac ggt act gtt ccg gaa tgg cgt gtg gat gac atg gct Ala Val Leu Asn Gly Thr Val Pro Glu Trp Arg Val Asp Asp Met Ala 320 325 330 335			2063
gtt cgc atc atg gcg gcc ttt tac aag gtt ggt cgc gac cgt tac cag Val Arg Ile Met Ala Ala Phe Tyr Lys Val Gly Arg Asp Arg Tyr Gln 340 345 350			2111
gtg ccg gtc aac ttc gac tcg tgg acg aag gat gaa tac ggt tac gag Val Pro Val Asn Phe Asp Ser Trp Thr Lys Asp Glu Tyr Gly Tyr Glu 355 360 365			2159
cac gca ctg gtt ggc cag aac tat gtc aag gtc aat gac aag gtg gat His Ala Leu Val Gly Gln Asn Tyr Val Lys Val Asn Asp Lys Val Asp 370 375 380			2207
gtt cgt gcc gac cat gcg gac atc atc cgt caa att ggg tct gct agt Val Arg Ala Asp His Ala Asp Ile Ile Arg Gln Ile Gly Ser Ala Ser 385 390 395			2255
gtt gtc ctt ctt aag aac gat gga gga ctc cca ttg acc ggc tat gaa Val Val Leu Leu Lys Asn Asp Gly Gly Leu Pro Leu Thr Gly Tyr Glu 400 405 410 415			2303
aag ttc acc gga gtt ttt gga gag gat gcc gga tcg aac cgt tgg ggc			2351

ES 2 582 078 T3

Lys	Phe	Thr	Gly	Val	Phe	Gly	Glu	Asp	Ala	Gly	Ser	Asn	Arg	Trp	Gly		
				420					425					430			
gct	gac	ggc	tgc	tct	gat	cgt	ggt	tgc	gac	aac	ggc	acg	ttg	gca	atg		2399
Ala	Asp	Gly	Cys	Ser	Asp	Arg	Gly	Cys	Asp	Asn	Gly	Thr	Leu	Ala	Met		
			435					440					445				
ggt	tgg	ggc	agt	ggc	act	gct	gac	ttc	ccc	tac	ctt	gtc	act	ccc	gag		2447
Gly	Trp	Gly	Ser	Gly	Thr	Ala	Asp	Phe	Pro	Tyr	Leu	Val	Thr	Pro	Glu		
		450					455					460					
cag	gca	atc	cag	aat	gaa	atc	ctt	tcc	aag	ggg	aag	ggg	tta				2489
Gln	Ala	Ile	Gln	Asn	Glu	Ile	Leu	Ser	Lys	Gly	Lys	Gly	Leu				
	465					470					475						
gtgagtgtg	tcaccgacaa	tggtgccctt	gaccagatgg	aacaggttgc	gtctcaggcc												2549
aggtattcct	tcctccgtat	ccctagcaat	cgaatctcca	ctgacttttag	gac agc												2605
					Asp Ser												
ggt	tct	atc	ggt	ttc	gtc	aac	gcc	gac	tct	ggt	gaa	ggc	tac	atc	aac		2653
Val	Ser	Ile	Val	Phe	Val	Asn	Ala	Asp	Ser	Gly	Glu	Gly	Tyr	Ile	Asn		
480					485					490					495		
ggt	gat	ggc	aac	gaa	ggt	gat	cgg	aag	aac	ctc	acc	ctc	tgg	aaa	gga		2701
Val	Asp	Gly	Asn		Gly	Asp	Arg	Lys	Asn	Leu	Thr	Leu	Trp	Lys	Gly		
				500					505					510			
ggc	gag	gag	gtg	atc	aag	act	ggt	gca	gcc	aac	tgc	aac	aac	acc	att		2749
Gly	Glu	Glu	Val	Ile	Lys	Thr	Val	Ala	Ala	Asn	Cys	Asn	Asn	Thr	Ile		
			515					520					525				
ggt	gtg	atg	cac	act	gtg	gga	cct	gtc	ttg	atc	gat	gag	tgg	tat	gac		2797
Val	Val	Met	His	Thr	Val	Gly	Pro	Val	Leu	Ile	Asp	Glu	Trp	Tyr	Asp		
		530					535					540					
aac	ccc	aac	gtc	acc	gcc	atc	gtc	tgg	gcc	ggt	ctt	cca	ggc	cag	gag		2845
Asn	Pro	Asn	Val	Thr	Ala	Ile	Val	Trp	Ala	Gly	Leu	Pro	Gly	Gln	Glu		
	545					550					555						
agc	ggc	aac	agt	ctc	gtc	gat	gtg	ctc	tac	ggc	cgt	gtc	agc	ccc	gga		2893
Ser	Gly	Asn	Ser	Leu	Val	Asp	Val	Leu	Tyr	Gly	Arg	Val	Ser	Pro	Gly		
560					565				570					575			
gga	aag	acg	ccg	ttt	acg	tgg	gga	aag	act	cgc	gag	tcg	tac	ggc	gct		2941
Gly	Lys	Thr	Pro	Phe	Thr	Trp	Gly	Lys	Thr	Arg	Glu	Ser	Tyr	Gly	Ala		
				580				585						590			
cct	ctg	ctc	acc	aaa	ccc	aac	aac	ggc	aag	ggt	gct	ccc	cag	gac	gac		2989
Pro	Leu	Leu	Thr	Lys	Pro	Asn	Asn	Gly	Lys	Gly	Ala	Pro	Gln	Asp	Asp		
			595					600					605				
ttc	acc	gag	ggc	gtc	ttc	atc	gac	tac	aga	agg	ttc	gac	aag	tac	aac		3037
Phe	Thr	Glu	Gly	Val	Phe	Ile	Asp	Tyr	Arg	Arg	Phe	Asp	Lys	Tyr	Asn		
		610					615					620					
gag	acg	ccc	atc	tat	gag	ttc	ggg	ttt	ggt	ctg	agt	tat	act	act	ttt		3085
Glu	Thr	Pro	Ile	Tyr	Glu	Phe	Gly	Phe	Gly	Leu	Ser	Tyr	Thr	Thr	Phe		
		625				630				635							
gaa	tac	tcg	aac	atc	tac	gtc	cag	ccc	ctt	aac	gca	cga	cct	tac	acc		3133
Glu	Tyr	Ser	Asn	Ile	Tyr	Val	Gln	Pro	Leu	Asn	Ala	Arg	Pro	Tyr	Thr		
640					645					650					655		

cca gcc tcc ggc agc acc aag gcg gct cct acc ttt ggg aat atc agc Pro Ala Ser Gly Ser Thr Lys Ala Ala Pro Thr Phe Gly Asn Ile Ser 660 665 670	3181
acg gac tat gca gat tac ttg tac cct gag gat ata cac aag gtc cca Thr Asp Tyr Ala Asp Tyr Leu Tyr Pro Glu Asp Ile His Lys Val Pro 675 680 685	3229
tta tac atc tat cct tgg ctt aac acg acg gac ccc gaa gaa gtc ctc Leu Tyr Ile Tyr Pro Trp Leu Asn Thr Thr Asp Pro Glu Glu Val Leu 690 695 700	3277
cgg cga tcc cga ctt acg gaa atg aag gcc gag gac tac atc cca tct Arg Arg Ser Arg Leu Thr Glu Met Lys Ala Glu Asp Tyr Ile Pro Ser 705 710 715	3325
ggc gcg act gat gga tct cct cag ccc atc ctt ccg gca ggc ggt gct Gly Ala Thr Asp Gly Ser Pro Gln Pro Ile Leu Pro Ala Gly Gly Ala 720 725 730 735	3373
cct ggt ggc aac ccg ggt ctc tat gat gag atg tac agg gta tct gca Pro Gly Gly Asn Pro Gly Leu Tyr Asp Glu Met Tyr Arg Val Ser Ala 740 745 750	3421
atc atc acc aac acc ggt aac gtt gtt ggt gat gag gtt cct cag ctg Ile Ile Thr Asn Thr Gly Asn Val Val Gly Asp Glu Val Pro Gln Leu 755 760 765	3469
gtgagtttcg cagtctcatt gatatatgtc ttccgagttg gtcactgacc cgcgatctat	3529
ag tat gtc tct ctt ggt ggt cca gat gac ccc aag gtc gtg ctc cgc Tyr Val Ser Leu Gly Gly Pro Asp Asp Pro Lys Val Val Leu Arg 770 775 780	3576
aac ttt gac cgc atc acg ctc cac ccc ggc caa cag aca atg tgg acc Asn Phe Asp Arg Ile Thr Leu His Pro Gly Gln Gln Thr Met Trp Thr 785 790 795	3624
acg aca ttg acg cga cgc gat atc tcg aac tgg gac cct gcc tcc cag Thr Thr Leu Thr Arg Arg Asp Ile Ser Asn Trp Asp Pro Ala Ser Gln 800 805 810	3672
aat tgg gtt gtg acc aaa tat ccc aag aca gtc tac atc ggc agc tct Asn Trp Val Val Thr Lys Tyr Pro Lys Thr Val Tyr Ile Gly Ser Ser 815 820 825 830	3720
tcg cgg aaa ctg cac ctg cag gca ccg ctt ccc cct tac tgaggtttta Ser Arg Lys Leu His Leu Gln Ala Pro Leu Pro Pro Tyr 835 840	3769
tccggaagga ggaagtaaaa acacaatggt ttagttgtac aggcgtcttt cgtttgtgat	3829
tatccatagg catatcaaga ccactttggg ttatatatat atatatatat ataagcggcc	3889
gaggaaaggc aatgggtagc atgggtcaag gggaggaacc gtcttgaaac tactctcaat	3949
ttcttttcagt agatagtga ctcgggttga gtcccaaata tagttttaat aatggtaaat	4009
ggttcagaaa aagaaaatgt agaggtttca aacacgctag ttgaccctga taggaattga	4069
gcatgaatgc ctacacattc caagtcgtgt tagcgagtcg atagccgatg aacctattcc	4129
gtaggttgag gttcaccccta caaataagcc aggatttaag taaataacctg ctcgtgaaat	4189
ctacaacgca tcagatcaga ggaaaattca aatggcagaa gtgcgagcac ctcggtgaga	4249

```

agagatcgag ctgtcgaagt cggctggaac acaggtaaag agaagtaata caattcattg 4309
atatttacat cgtttaacat gtagaaggta tctaaaatag taagtccaga tatgggcat 4369
ggagatcgcc tcggcgatct tcgggagtat ctggggagac gcacatgacc gcgcttaacc 4429
ctgtcgggtg gacccgagtc cgaccgacgt catcagcgca ggcaggtca ggctgcgcgc 4489
aacgtcaatg ccaggggggtg ctgggacagt tgcatatcaa tcgatcagtc aattaaagca 4549
tctgctttcc acgttctttt tttatcacct ttcacttccc ctgtcccaact tgccttgga 4609
ttgttgagcc caaagaagaa ggagaagaaa atgggctcga caccgccgaa cgggtggtcg 4669
acgagcacat catcagcagc gtcttattat caacattccc aaccaccggc cctcgttctc 4729
ctcgtctacc cgctcactct cctcctcggc tccctgtaca gagccatttc cccaccgcg 4789
cgggtgagggc acgatgctgc agaccctgct ctggccccga ccatagcgtc cgacatcaac 4849
ctgtcccagt catcccggtg ttcctattcc catagcaaca gcaacagccc ggtcaattac 4909
ttcggccgca aggacaacat ctttaacgtc tacttcgtca agatcggctg gttctggacg 4969
accctcgctt tcctcaggtt actcctcacc cagcctgcct acacaaacgc cggccccctg 5029
cgcgcccgcg gcacctcca agccctgtcc cgctacgcca tcgtcacctt actacctgga 5089
tcc 5092

```

<210> 22

<211> 843

5 <212> PRT

<213> Thermoascus aurantiacus

<400> 22

```

Met Arg Leu Gly Trp Leu Glu Leu Ala Val Ala Ala Ala Ala Thr Val
1           5           10           15

```

```

Ala Ser Ala Lys Asp Asp Leu Ala Tyr Ser Pro Pro Phe Tyr Pro Ser
20           25           30

```

```

Pro Trp Met Asn Gly Asn Gly Glu Trp Ala Glu Ala Tyr Arg Arg Ala
35           40           45

```

```

Val Asp Phe Val Ser Gln Leu Thr Leu Ala Glu Lys Val Asn Leu Thr
50           55           60

```

```

Thr Gly Val Gly Trp Met Gln Glu Lys Cys Val Gly Glu Thr Gly Ser
65           70           75           80

```

```

Ile Pro Arg Leu Gly Phe Arg Gly Leu Cys Leu Gln Asp Ser Pro Leu
85           90           95

```

```

Gly Val Arg Phe Ala Asp Tyr Val Ser Ala Phe Pro Ala Gly Val Asn
100          105          110

```

ES 2 582 078 T3

Val Ala Ala Thr Trp Asp Lys Asn Leu Ala Tyr Leu Arg Gly Lys Ala
 115 120 125
 Met Gly Glu Glu His Arg Gly Lys Gly Val Asp Val Gln Leu Gly Pro
 130 135 140
 Val Ala Gly Pro Leu Gly Arg His Pro Asp Gly Gly Arg Asn Trp Glu
 145 150 155 160
 Gly Phe Ser Pro Asp Pro Val Leu Thr Gly Val Leu Met Ala Glu Thr
 165 170 175
 Ile Lys Gly Ile Gln Asp Ala Gly Val Ile Ala Cys Ala Lys His Phe
 180 185 190
 Ile Gly Asn Glu Met Glu His Phe Arg Gln Ala Gly Glu Ala Val Gly
 195 200 205
 Tyr Gly Phe Asp Ile Thr Glu Ser Val Ser Ser Asn Ile Asp Asp Lys
 210 215 220
 Thr Leu His Glu Leu Tyr Leu Trp Pro Phe Ala Asp Ala Val Arg Ala
 225 230 235 240
 Gly Val Gly Ser Phe Met Cys Ser Tyr Asn Gln Val Asn Asn Ser Tyr
 245 250 255
 Ser Cys Ser Asn Ser Tyr Leu Leu Asn Lys Leu Leu Lys Ser Glu Leu
 260 265 270
 Asp Phe Gln Gly Phe Val Met Ser Asp Trp Gly Ala His His Ser Gly
 275 280 285
 Val Gly Ala Ala Leu Ala Gly Leu Asp Met Ser Met Pro Gly Asp Thr
 290 295 300
 Ala Phe Gly Thr Gly Lys Ser Phe Trp Gly Thr Asn Leu Thr Ile Ala
 305 310 315 320
 Val Leu Asn Gly Thr Val Pro Glu Trp Arg Val Asp Asp Met Ala Val
 325 330 335
 Arg Ile Met Ala Ala Phe Tyr Lys Val Gly Arg Asp Arg Tyr Gln Val
 340 345 350
 Pro Val Asn Phe Asp Ser Trp Thr Lys Asp Glu Tyr Gly Tyr Glu His
 355 360 365

ES 2 582 078 T3

Ala	Leu	Val	Gly	Gln	Asn	Tyr	Val	Lys	Val	Asn	Asp	Lys	Val	Asp	Val	370	375	380	
Arg	Ala	Asp	His	Ala	Asp	Ile	Ile	Arg	Gln	Ile	Gly	Ser	Ala	Ser	Val	385	390	395	400
Val	Leu	Leu	Lys	Asn	Asp	Gly	Gly	Leu	Pro	Leu	Thr	Gly	Tyr	Glu	Lys	405	410	415	
Phe	Thr	Gly	Val	Phe	Gly	Glu	Asp	Ala	Gly	Ser	Asn	Arg	Trp	Gly	Ala	420	425	430	
Asp	Gly	Cys	Ser	Asp	Arg	Gly	Cys	Asp	Asn	Gly	Thr	Leu	Ala	Met	Gly	435	440	445	
Trp	Gly	Ser	Gly	Thr	Ala	Asp	Phe	Pro	Tyr	Leu	Val	Thr	Pro	Glu	Gln	450	455	460	
Ala	Ile	Gln	Asn	Glu	Ile	Leu	Ser	Lys	Gly	Lys	Gly	Leu	Asp	Ser	Val	465	470	475	480
Ser	Ile	Val	Phe	Val	Asn	Ala	Asp	Ser	Gly	Glu	Gly	Tyr	Ile	Asn	Val	485	490	495	
Asp	Gly	Asn	Glu	Gly	Asp	Arg	Lys	Asn	Leu	Thr	Leu	Trp	Lys	Gly	Gly	500	505	510	
Glu	Glu	Val	Ile	Lys	Thr	Val	Ala	Ala	Asn	Cys	Asn	Asn	Thr	Ile	Val	515	520	525	
Val	Met	His	Thr	Val	Gly	Pro	Val	Leu	Ile	Asp	Glu	Trp	Tyr	Asp	Asn	530	535	540	
Pro	Asn	Val	Thr	Ala	Ile	Val	Trp	Ala	Gly	Leu	Pro	Gly	Gln	Glu	Ser	545	550	555	560
Gly	Asn	Ser	Leu	Val	Asp	Val	Leu	Tyr	Gly	Arg	Val	Ser	Pro	Gly	Gly	565	570	575	
Lys	Thr	Pro	Phe	Thr	Trp	Gly	Lys	Thr	Arg	Glu	Ser	Tyr	Gly	Ala	Pro	580	585	590	
Leu	Leu	Thr	Lys	Pro	Asn	Asn	Gly	Lys	Gly	Ala	Pro	Gln	Asp	Asp	Phe	595	600	605	
Thr	Glu	Gly	Val	Phe	Ile	Asp	Tyr	Arg	Arg	Phe	Asp	Lys	Tyr	Asn	Glu	610	615	620	

Thr Pro Ile Tyr Glu Phe Gly Phe Gly Leu Ser Tyr Thr Thr Phe Glu
625 630 635 640

Tyr Ser Asn Ile Tyr Val Gln Pro Leu Asn Ala Arg Pro Tyr Thr Pro
645 650 655

Ala Ser Gly Ser Thr Lys Ala Ala Pro Thr Phe Gly Asn Ile Ser Thr
660 665 670

Asp Tyr Ala Asp Tyr Leu Tyr Pro Glu Asp Ile His Lys Val Pro Leu
675 680 685

Tyr Ile Tyr Pro Trp Leu Asn Thr Thr Asp Pro Glu Glu Val Leu Arg
690 695 700

Arg Ser Arg Leu Thr Glu Met Lys Ala Glu Asp Tyr Ile Pro Ser Gly
705 710 715 720

Ala Thr Asp Gly Ser Pro Gln Pro Ile Leu Pro Ala Gly Gly Ala Pro
725 730 735

Gly Gly Asn Pro Gly Leu Tyr Asp Glu Met Tyr Arg Val Ser Ala Ile
740 745 750

Ile Thr Asn Thr Gly Asn Val Val Gly Asp Glu Val Pro Gln Leu Tyr
755 760 765

Val Ser Leu Gly Gly Pro Asp Asp Pro Lys Val Val Leu Arg Asn Phe
770 775 780

Asp Arg Ile Thr Leu His Pro Gly Gln Gln Thr Met Trp Thr Thr Thr
785 790 795 800

Leu Thr Arg Arg Asp Ile Ser Asn Trp Asp Pro Ala Ser Gln Asn Trp
805 810 815

Val Val Thr Lys Tyr Pro Lys Thr Val Tyr Ile Gly Ser Ser Ser Arg
820 825 830

Lys Leu His Leu Gln Ala Pro Leu Pro Pro Tyr
835 840

<210> 23
<211> 3510
5 <212> ADN
<213> Acremonium thermophilum

<220>
<221> CDS
10 <222> (391)..(447)
<223>

<220>
<221> Intrón

<222> (448)..(539)
<223>

5 <220>
<221> CDS
<222> (540)..(685)
<223>

10 <220>
<221> Intrón
<222> (686)..(759)
<223>

15 <220>
<221> CDS
<222> (760)..(1148)
<223>

20 <220>
<221> Intrón
<222> (1149)..(1217)
<223>

25 <220>
<221> CDS
<222> (1218)..(3208)
<223>

<400> 23
gcaggtagct acgacattcg acgggccacg cccagtgagg tctgctcggc cgtctgggaa 60
ccatgcacgc ccgcctctta ggtcgagcga ggtataacat actatctgca cggctaccta 120
tatattacgt cgatgtcacc cgcaggatgc gagcaccatt acttcgtgtc tcacccgccc 180
ttccgctccg catctcgtga acctaaaccc acgcggggcac actgcttctt gtgagagcct 240
ctacccgttc cacaagagcc atagctagag agagaagggc agccaaggga ccggtcaagc 300
ggcgtctcttc atcgacacaa tctcgacaac ccggcagacg tcaccaccgg ctcccgcgcg 360
acgacgtcac acgggactga ctacgaagac atg agg cag gcc ctt gtt tcg ctg 414
Met Arg Gln Ala Leu Val Ser Leu
1 5
gcc ttg ctg gcc agc agc cct gtt tcg gcg gcg gtgaccgcca gggacgcca 467
Ala Leu Leu Ala Ser Ser Pro Val Ser Ala Ala
10 15
ggtatgggtcc caactgctct tcttccctgt tcttctctct accggtgctg acaacgacaa 527
tagctgcacc ag cga gaa ctg gcc act tcc gac cct ttc tat cct tcg cca 578
Arg Glu Leu Ala Thr Ser Asp Pro Phe Tyr Pro Ser Pro
20 25 30

30

tgg atg aac cct gaa gcc aat ggc tgg gag gac gcc tac gcc aag gcc Trp Met Asn Pro Glu Ala Asn Gly Trp Glu Asp Ala Tyr Ala Lys Ala 35 40 45	626
aag gcg ttc gtt tcc cag ctg acg ctc ttg gaa aag gtc aac ctg acg Lys Ala Phe Val Ser Gln Leu Thr Leu Leu Glu Lys Val Asn Leu Thr 50 55 60	674
act ggc atc gg gtgagtcttg ttctctcctg tagaaccgcc taccagaaga Thr Gly Ile Gly 65	725
cattcaggaa gtgctaataga tgggcggttg acag c tgg caa gga gga caa tgc Trp Gln Gly Gly Gln Cys 70	778
gtg ggc aac gtc ggt tcc gtc ccg cgt ctc ggc ctt cgc agc ctg tgc Val Gly Asn Val Gly Ser Val Pro Arg Leu Gly Leu Arg Ser Leu Cys 75 80 85 90	826
atg cag gac tcc ccc gtg ggt atc cgc ttt ggg gac tac gtc tcc gtc Met Gln Asp Ser Pro Val Gly Ile Arg Phe Gly Asp Tyr Val Ser Val 95 100 105	874
ttc ccc tct ggt cag acc acg gct gcc acc ttc gac aag ggt ctg atg Phe Pro Ser Gly Gln Thr Thr Ala Thr Phe Asp Lys Gly Leu Met 110 115 120	922
aac cgt cgc ggc aat gcc atg ggc cag gag cac aaa gga aag ggt gtc Asn Arg Arg Gly Asn Ala Met Gly Gln Glu His Lys Gly Lys Gly Val 125 130 135	970
aac gtc ctg ctc ggc ccg gtc gct ggc ccc att ggc cgt acg ccc gag Asn Val Leu Leu Gly Pro Val Ala Gly Pro Ile Gly Arg Thr Pro Glu 140 145 150	1018
ggg gga cga aac tgg gag ggc ttc tcc ccc gac ccc gtc cta acg ggt Gly Gly Arg Asn Trp Glu Gly Phe Ser Pro Asp Pro Val Leu Thr Gly 155 160 165 170	1066
att gcc ttg gcc gaa acg atc aag gga atc cag gat gct ggt gtc att Ile Ala Leu Ala Glu Thr Ile Lys Gly Ile Gln Asp Ala Gly Val Ile 175 180 185	1114
gct tgc gcc aag cat ttc atc gcg aac gaa cag g gtgcgtgatg Ala Cys Ala Lys His Phe Ile Ala Asn Glu Gln 190 195	1158
gaacgcggga cgtgtctctga tgcaaaccca cgagcactga ccacgctttc ctggaacag	1217
aa cac ttc cgc cag tcc ggc gag gcc cag ggc tac ggc ttt gac atc Glu His Phe Arg Gln Ser Gly Glu Ala Gln Gly Tyr Gly Phe Asp Ile 200 205 210	1264
tcc gag tcg ctg tcg tcc aac atc gac gac aag acc atg cac gag ctg Ser Glu Ser Leu Ser Ser Asn Ile Asp Asp Lys Thr Met His Glu Leu 215 220 225	1312
tat ctg tgg ccc ttc gcc gac ggc gtg cgt gcc ggc gtc ggc gcc atc Tyr Leu Trp Pro Phe Ala Asp Gly Val Arg Ala Gly Val Gly Ala Ile 230 235 240 245	1360
atg tgc tcg tac aac cag atc aac aac tcg tac ggg tgc cag aac tcc Met Cys Ser Tyr Asn Gln Ile Asn Asn Ser Tyr Gly Cys Gln Asn Ser 250 255 260	1408

ES 2 582 078 T3

aag acc ctg aac aac ctg ctc aag aac gag ctc ggc ttc cag ggc ttc Lys Thr Leu Asn Asn Leu Leu Lys Asn Glu Leu Gly Phe Gln Gly Phe 265 270 275	1456
gtc atg agc gac tgg cag gcc cag cac acc ggc gcg gcc agc gcc gtc Val Met Ser Asp Trp Gln Ala Gln His Thr Gly Ala Ala Ser Ala Val 280 285 290	1504
gcc gcc ctg gac atg acc atg ccc ggc gac acc agc ttc aac acc gcc Ala Gly Leu Asp Met Thr Met Pro Gly Asp Thr Ser Phe Asn Thr Gly 295 300 305	1552
ctc agc tac tgg ggc acg aac ctc acc ctc ggc gtc ctg aac ggc acc Leu Ser Tyr Trp Gly Thr Asn Leu Thr Leu Ala Val Leu Asn Gly Thr 310 315 320 325	1600
gtc ccc gag tac cgc atc gac gac atg gtc atg cgc atc atg gcc gcc Val Pro Glu Tyr Arg Ile Asp Asp Met Val Met Arg Ile Met Ala Ala 330 335 340	1648
ttc ttc aag acc ggc cag acc ctg gac ctg ccg ccc atc aac ttc gac Phe Phe Lys Thr Gly Gln Thr Leu Asp Leu Pro Pro Ile Asn Phe Asp 345 350 355	1696
tgc tgg acc acc gac acc ttc ggc ccg ctc cac ttc gcc gtc aac gag Ser Trp Thr Thr Asp Thr Phe Gly Pro Leu His Phe Ala Val Asn Glu 360 365 370	1744
gac cgc cag cag atc aac tgg cac gtc aac gtc cag gac aac cat gcc Asp Arg Gln Gln Ile Asn Trp His Val Asn Val Gln Asp Asn His Gly 375 380 385	1792
agc ctc atc cgc gag atc gcg gcc aag gga acc gtc ctg ctg aag aac Ser Leu Ile Arg Glu Ile Ala Ala Lys Gly Thr Val Leu Leu Lys Asn 390 395 400 405	1840
acc ggg tcc ctc ccg ctc aac aag ccc aag ttc ctc gtc gtg gtc gcc Thr Gly Ser Leu Pro Leu Asn Lys Pro Lys Phe Leu Val Val Val Gly 410 415 420	1888
gac gac gcg ggc ccc aac ccg gcg gga ccc aac gcc tgc ccc gac cgc Asp Asp Ala Gly Pro Asn Pro Ala Gly Pro Asn Ala Cys Pro Asp Arg 425 430 435	1936
gga tgc gac gtc ggc acc ctc ggc atg gcc tgg ggc tcc ggc tgc gcc Gly Cys Asp Val Gly Thr Leu Gly Met Ala Trp Gly Ser Gly Ser Ala 440 445 450	1984
aac ttc ccc tac ctg atc acc ccg gac gcc gcg ctg cag gcg cag gcg Asn Phe Pro Tyr Leu Ile Thr Pro Asp Ala Ala Leu Gln Ala Gln Ala 455 460 465	2032
atc aag gac ggc acc cgc tac gag agc gtg ctg tcc aac tac cag ctc Ile Lys Asp Gly Thr Arg Tyr Glu Ser Val Leu Ser Asn Tyr Gln Leu 470 475 480 485	2080
gac cag acc aag gcg ctg gtc acc cag gcc aac gcc acg gcc atc gtc Asp Gln Thr Lys Ala Leu Val Thr Gln Ala Asn Ala Thr Ala Ile Val 490 495 500	2128
ttc gtc aac gcc gac tgc ggc gag ggc tac atc aac gtc gac gcc aac Phe Val Asn Ala Asp Ser Gly Glu Gly Tyr Ile Asn Val Asp Gly Asn 505 510 515	2176

gag ggc gac cgc aag aac ctc acg ctc tgg cac gac ggc gac gcc ctg Glu Gly Asp Arg Lys Asn Leu Thr Leu Trp His Asp Gly Asp Ala Leu 520 525 530	2224
atc aag agc gtg gcc ggc tgg aac ccg aac acc atc gtc gtc atc cac Ile Lys Ser Val Ala Gly Trp Asn Pro Asn Thr Ile Val Val Ile His 535 540 545	2272
tcg acc ggc ccc gtc ctc gtg acc gac tgg tac gac cac ccc aac atc Ser Thr Gly Pro Val Leu Val Thr Asp Trp Tyr Asp His Pro Asn Ile 550 555 560 565	2320
acc gcc atc ctg tgg gcc ggc gtg ccc ggg cag gag tcc ggc aac gcc Thr Ala Ile Leu Trp Ala Gly Val Pro Gly Gln Glu Ser Gly Asn Ala 570 575 580	2368
atc acc gac gtc ctc tac gga aaa gtc aac ccg tcg ggc cgc agc ccc Ile Thr Asp Val Leu Tyr Gly Lys Val Asn Pro Ser Gly Arg Ser Pro 585 590 595	2416
ttc acc tgg ggt ccg acc cgc gag agc tac ggc acc gac gtc ctc tac Phe Thr Trp Gly Pro Thr Arg Glu Ser Tyr Gly Thr Asp Val Leu Tyr 600 605 610	2464
act ccc aac aac ggc aag ggc gcg ccg cag cag gcc ttc tcc gag ggc Thr Pro Asn Asn Gly Lys Gly Ala Pro Gln Gln Ala Phe Ser Glu Gly 615 620 625	2512
gtc ttc atc gac tac cgc cac ttc gac cgc acc aac gcg tcc gtc atc Val Phe Ile Asp Tyr Arg His Phe Asp Arg Thr Asn Ala Ser Val Ile 630 635 640 645	2560
tac gag ttc ggc cac ggc ctc agc tac acg acg ttc cag tac agc aac Tyr Glu Phe Gly His Gly Leu Ser Tyr Thr Thr Phe Gln Tyr Ser Asn 650 655 660	2608
atc cag gtg gtc aag tcc aac gcc ggc gcg tac aag ccc acg acg ggc Ile Gln Val Val Lys Ser Asn Ala Gly Ala Tyr Lys Pro Thr Thr Gly 665 670 675	2656
acg acc atc ccc gcg ccc acg ttt ggc agc ttc tcc aag gac ctc aag Thr Thr Ile Pro Ala Pro Thr Phe Gly Ser Phe Ser Lys Asp Leu Lys 680 685 690	2704
gac tac ctc ttc ccg tcg gac cag ttc cgc tac atc acc cag tac atc Asp Tyr Leu Phe Pro Ser Asp Gln Phe Arg Tyr Ile Thr Gln Tyr Ile 695 700 705	2752
tac ccg tac ctc aac tcc acc gac ccg gcc aag gcg tcg ctc gac ccg Tyr Pro Tyr Leu Asn Ser Thr Asp Pro Ala Lys Ala Ser Leu Asp Pro 710 715 720 725	2800
cac tac ggc aag acg gcg gcc gag ttt ctg ccg ccg cac gcg ctg gac His Tyr Gly Lys Thr Ala Ala Glu Phe Leu Pro Pro His Ala Leu Asp 730 735 740	2848
agc aac ccg cag ccg ctg ctg cgg tcg tcg ggc aag aac gag ccc ggc Ser Asn Pro Gln Pro Leu Leu Arg Ser Ser Gly Lys Asn Glu Pro Gly 745 750 755	2896
ggc aac cgc cag ctg tac gac atc ctg tac acg gtg acg gcg gac atc Gly Asn Arg Gln Leu Tyr Asp Ile Leu Tyr Thr Val Thr Ala Asp Ile 760 765 770	2944
acc aac acg ggc agc atc gtg ggt gcg gag gtg ccg cag ctg tac gtg	2992

Thr Asn Thr Gly Ser Ile Val Gly Ala Glu Val Pro Gln Leu Tyr Val
775 780 785

tgc ctg ggc ggg ccc gac gac ccc aaa gtg gtc ctg cgc ggg ttc gac 3040
Ser Leu Gly Gly Pro Asp Asp Pro Lys Val Val Leu Arg Gly Phe Asp
790 795 800 805

cgc atc cgc atc gac ccg ggc aag acg gcg cag ttc cgc gtc acc ctg 3088
Arg Ile Arg Ile Asp Pro Gly Lys Thr Ala Gln Phe Arg Val Thr Leu
810 815 820

acc cgc cgg gat ctc agc aac tgg gac ccg gcg atc cag gac tgg gtc 3136
Thr Arg Arg Asp Leu Ser Asn Trp Asp Pro Ala Ile Gln Asp Trp Val
825 830 835

atc agc aag tac ccc aag aag gtg tac atc ggc cgg agc agc agg aag 3184
Ile Ser Lys Tyr Pro Lys Lys Val Tyr Ile Gly Arg Ser Ser Arg Lys
840 845 850

ctg gaa ctc tcc gcc gac ctc gcg tgatccggcg acggccaagt acgtatgtgg 3238
Leu Glu Leu Ser Ala Asp Leu Ala
855 860

actgccatcc gaacacctat actttttggc taggtagggg gagcagcaag gcctgagcat 3298

atactctctc cattgcacat ttctaagtta aatatatata tcattaattg ggagacccaa 3358

actcgaattt atgcatgcgt acaaagtgtg ttgaacaagt ttcggtccag cagatagtaa 3418

cctctttagt tcgtccatcc ctctctcgaa tgcgctgtat acacatgcgt atatagacgt 3478

tgtataggtg ccattgctag caatgcaagc tt 3510

<210> 24
<211> 861
<212> PRT
<213> Acremonium thermophilum

<400> 24
Met Arg Gln Ala Leu Val Ser Leu Ala Leu Leu Ala Ser Ser Pro Val
1 5 10 15

Ser Ala Ala Arg Glu Leu Ala Thr Ser Asp Pro Phe Tyr Pro Ser Pro
20 25 30

Trp Met Asn Pro Glu Ala Asn Gly Trp Glu Asp Ala Tyr Ala Lys Ala
35 40 45

Lys Ala Phe Val Ser Gln Leu Thr Leu Leu Glu Lys Val Asn Leu Thr
50 55 60

Thr Gly Ile Gly Trp Gln Gly Gly Gln Cys Val Gly Asn Val Gly Ser
65 70 75 80

Val Pro Arg Leu Gly Leu Arg Ser Leu Cys Met Gln Asp Ser Pro Val
85 90 95

ES 2 582 078 T3

Gly Ile Arg Phe Gly Asp Tyr Val Ser Val Phe Pro Ser Gly Gln Thr
 100 105 110
 Thr Ala Ala Thr Phe Asp Lys Gly Leu Met Asn Arg Arg Gly Asn Ala
 115 120 125
 Met Gly Gln Glu His Lys Gly Lys Gly Val Asn Val Leu Leu Gly Pro
 130 135 140
 Val Ala Gly Pro Ile Gly Arg Thr Pro Glu Gly Gly Arg Asn Trp Glu
 145 150 155 160
 Gly Phe Ser Pro Asp Pro Val Leu Thr Gly Ile Ala Leu Ala Glu Thr
 165 170 175
 Ile Lys Gly Ile Gln Asp Ala Gly Val Ile Ala Cys Ala Lys His Phe
 180 185 190
 Ile Ala Asn Glu Gln Glu His Phe Arg Gln Ser Gly Glu Ala Gln Gly
 195 200 205
 Tyr Gly Phe Asp Ile Ser Glu Ser Leu Ser Ser Asn Ile Asp Asp Lys
 210 215 220
 Thr Met His Glu Leu Tyr Leu Trp Pro Phe Ala Asp Gly Val Arg Ala
 225 230 235 240
 Gly Val Gly Ala Ile Met Cys Ser Tyr Asn Gln Ile Asn Asn Ser Tyr
 245 250 255
 Gly Cys Gln Asn Ser Lys Thr Leu Asn Asn Leu Leu Lys Asn Glu Leu
 260 265 270
 Gly Phe Gln Gly Phe Val Met Ser Asp Trp Gln Ala Gln His Thr Gly
 275 280 285
 Ala Ala Ser Ala Val Ala Gly Leu Asp Met Thr Met Pro Gly Asp Thr
 290 295 300
 Ser Phe Asn Thr Gly Leu Ser Tyr Trp Gly Thr Asn Leu Thr Leu Ala
 305 310 315 320
 Val Leu Asn Gly Thr Val Pro Glu Tyr Arg Ile Asp Asp Met Val Met
 325 330 335
 Arg Ile Met Ala Ala Phe Phe Lys Thr Gly Gln Thr Leu Asp Leu Pro
 340 345 350
 Pro Ile Asn Phe Asp Ser Trp Thr Thr Asp Thr Phe Gly Pro Leu His

ES 2 582 078 T3

355		360		365
Phe Ala Val Asn Glu Asp Arg Gln Gln Ile Asn Trp His Val Asn Val				
370		375		380
Gln Asp Asn His Gly Ser Leu Ile Arg Glu Ile Ala Ala Lys Gly Thr				
385		390		395
				400
Val Leu Leu Lys Asn Thr Gly Ser Leu Pro Leu Asn Lys Pro Lys Phe				
		405		410
				415
Leu Val Val Val Gly Asp Asp Ala Gly Pro Asn Pro Ala Gly Pro Asn				
		420		425
				430
Ala Cys Pro Asp Arg Gly Cys Asp Val Gly Thr Leu Gly Met Ala Trp				
		435		440
				445
Gly Ser Gly Ser Ala Asn Phe Pro Tyr Leu Ile Thr Pro Asp Ala Ala				
		450		455
				460
Leu Gln Ala Gln Ala Ile Lys Asp Gly Thr Arg Tyr Glu Ser Val Leu				
		465		470
				475
Ser Asn Tyr Gln Leu Asp Gln Thr Lys Ala Leu Val Thr Gln Ala Asn				
		485		490
				495
Ala Thr Ala Ile Val Phe Val Asn Ala Asp Ser Gly Glu Gly Tyr Ile				
		500		505
				510
Asn Val Asp Gly Asn Glu Gly Asp Arg Lys Asn Leu Thr Leu Trp His				
		515		520
				525
Asp Gly Asp Ala Leu Ile Lys Ser Val Ala Gly Trp Asn Pro Asn Thr				
		530		535
				540
Ile Val Val Ile His Ser Thr Gly Pro Val Leu Val Thr Asp Trp Tyr				
		545		550
				555
				560
Asp His Pro Asn Ile Thr Ala Ile Leu Trp Ala Gly Val Pro Gly Gln				
		565		570
				575
Glu Ser Gly Asn Ala Ile Thr Asp Val Leu Tyr Gly Lys Val Asn Pro				
		580		585
				590
Ser Gly Arg Ser Pro Phe Thr Trp Gly Pro Thr Arg Glu Ser Tyr Gly				
		595		600
				605
Thr Asp Val Leu Tyr Thr Pro Asn Asn Gly Lys Gly Ala Pro Gln Gln				
		610		615
				620

ES 2 582 078 T3

Ala Phe Ser Glu Gly Val Phe Ile Asp Tyr Arg His Phe Asp Arg Thr
625 630 635 640

Asn Ala Ser Val Ile Tyr Glu Phe Gly His Gly Leu Ser Tyr Thr Thr
645 650 655

Phe Gln Tyr Ser Asn Ile Gln Val Val Lys Ser Asn Ala Gly Ala Tyr
660 665 670

Lys Pro Thr Thr Gly Thr Thr Ile Pro Ala Pro Thr Phe Gly Ser Phe
675 680 685

Ser Lys Asp Leu Lys Asp Tyr Leu Phe Pro Ser Asp Gln Phe Arg Tyr
690 695 700

Ile Thr Gln Tyr Ile Tyr Pro Tyr Leu Asn Ser Thr Asp Pro Ala Lys
705 710 715 720

Ala Ser Leu Asp Pro His Tyr Gly Lys Thr Ala Ala Glu Phe Leu Pro
725 730 735

Pro His Ala Leu Asp Ser Asn Pro Gln Pro Leu Leu Arg Ser Ser Gly
740 745 750

Lys Asn Glu Pro Gly Gly Asn Arg Gln Leu Tyr Asp Ile Leu Tyr Thr
755 760 765

Val Thr Ala Asp Ile Thr Asn Thr Gly Ser Ile Val Gly Ala Glu Val
770 775 780

Pro Gln Leu Tyr Val Ser Leu Gly Gly Pro Asp Asp Pro Lys Val Val
785 790 795 800

Leu Arg Gly Phe Asp Arg Ile Arg Ile Asp Pro Gly Lys Thr Ala Gln
805 810 815

Phe Arg Val Thr Leu Thr Arg Arg Asp Leu Ser Asn Trp Asp Pro Ala
820 825 830

Ile Gln Asp Trp Val Ile Ser Lys Tyr Pro Lys Lys Val Tyr Ile Gly
835 840 845

Arg Ser Ser Arg Lys Leu Glu Leu Ser Ala Asp Leu Ala
850 855 860

<210> 25

<211> 3392

<212> ADN

<213> Chaetomium thermophilum

<220>

<221> CDS
<222> (608)..(2405)
<223>

5 <220>
<221> Intrón
<222> (2406)..(2457)
<223>

10 <220>
<221> CDS
<222> (2458)..(2861)
<223>

15 <400> 25
 tgcgggggttg ctgcgactta attaataaact ggcaaaacgg cccggagctc agctctgacc 60
 tccgccacat ccgctcggca ccatgccagc gcgttgcaac ggcatagaagc gctcaggttt 120
 ttcttccgcc tgctccccac tgccgatggc catctgcacc ccagctcgtc acatttatct 180
 cgcgcacagc gtcttccac cagttgcctt gctcatgacg ctgttaaaga tggccctacc 240
 tagccgctga gtcccacaac gccgagatgt ctttggccct ttacaaggca cgccatggcc 300
 gtccaaggtc tgttcatgag tgtgtttgtg gggccgaagg acacctcagt ggccacgaaa 360
 tgccgccgag cgggccagca catgtcgaga gagacatgga catttatccc cgagatgctg 420
 tattagggaa ccggtccttt tctcggagcc gtgatccgag agcggttcggg agtcgttgag 480
 taaaagatgt cgagttgccg ttatatatcg cgggcctgta gctatgtgcc ctctattctc 540
 acaggttcaa tcatcagtc tgcgcgtgag acgtagcgcg ctgaactagc gctcgatata 600
 ttccgctc atg gct ctt cat gcc ttc ttg ttg ctg gca tca gca ttg ctg 649
 Met Ala Leu His Ala Phe Leu Leu Leu Ala Ser Ala Leu Leu
 1 5 10
 gcc cgg ggt gcc ctg agc caa cct gac aac gtc cgt cgc gct gct ccg 697
 Ala Arg Gly Ala Leu Ser Gln Pro Asp Asn Val Arg Arg Ala Ala Pro
 15 20 25 30
 acc ggg acg gcc gcc tgg gat gcc gcc cac tcg cag gct gcc gct gcc 745
 Thr Gly Thr Ala Ala Trp Asp Ala Ala His Ser Gln Ala Ala Ala Ala
 35 40 45
 gtg tcg aga tta tca cag caa gac aag atc aac att gtc acc ggc gtt 793
 Val Ser Arg Leu Ser Gln Gln Asp Lys Ile Asn Ile Val Thr Gly Val
 50 55 60
 ggc tgg ggt aag ggt cct tgc gtc ggc aat acg aac cct gtc tac agc 841
 Gly Trp Gly Lys Gly Pro Cys Val Gly Asn Thr Asn Pro Val Tyr Ser
 65 70 75
 atc aac tac cca cag ctc tgc ctg cag gat ggc cca ctg ggt atc cgc 889
 Ile Asn Tyr Pro Gln Leu Cys Leu Gln Asp Gly Pro Leu Gly Ile Arg
 80 85 90

tcc gcc acc agc gtc acg gcc ttc acg ccg ggc att caa gcc gcg tcg Ser Ala Thr Ser Val Thr Ala Phe Thr Pro Gly Ile Gln Ala Ala Ser 95 100 105 110	937
acc tgg gat gtg gag ttg atc cgg cag cgt ggt gtc tac cta gga cag Thr Trp Asp Val Glu Leu Ile Arg Gln Arg Gly Val Tyr Leu Gly Gln 115 120 125	985
gag gcc ccg gga act ggc gtg cat gtc ctg ctc ggc ccc gtg gcc ggt Glu Ala Arg Gly Thr Gly Val His Val Leu Leu Gly Pro Val Ala Gly 130 135 140	1033
gct ctt ggc aag atc ccg cac gga ggc cgt aac tgg gaa gcc ttc ggc Ala Leu Gly Lys Ile Pro His Gly Gly Arg Asn Trp Glu Ala Phe Gly 145 150 155	1081
tcc gac ccc tac ttg gcc ggt atc gct atg tcc gag acc atc gag ggc Ser Asp Pro Tyr Leu Ala Gly Ile Ala Met Ser Glu Thr Ile Glu Gly 160 165 170	1129
att cag tcg gag ggt gtg cag gct tgc gcg aag cac tac atc gcc aat Ile Gln Ser Glu Gly Val Gln Ala Cys Ala Lys His Tyr Ile Ala Asn 175 180 185 190	1177
gag cag gaa ctc aac ccg gag aca atg agc agc aac gtc gac gac cgc Glu Gln Glu Leu Asn Arg Glu Thr Met Ser Ser Asn Val Asp Asp Arg 195 200 205	1225
act atg cac gag cta tac ctc tgg ccg ttc gcc gac gcc gtg cat tcc Thr Met His Glu Leu Tyr Leu Trp Pro Phe Ala Asp Ala Val His Ser 210 215 220	1273
aac gtg gcc agc gtc atg tgc agc tac aac aag ctc aac ggc acc tgg Asn Val Ala Ser Val Met Cys Ser Tyr Asn Lys Leu Asn Gly Thr Trp 225 230 235	1321
ctc tgc gag aac gat agg gcc caa aac cag ctg ctt aag agg gag ctc Leu Cys Glu Asn Asp Arg Ala Gln Asn Gln Leu Leu Lys Arg Glu Leu 240 245 250	1369
ggc ttc cgc ggc tac atc gtg agc gac tgg aac gcg cag cac acc acc Gly Phe Arg Gly Tyr Ile Val Ser Asp Trp Asn Ala Gln His Thr Thr 255 260 265 270	1417
gtg ggc tcg gcc aac agt ggc atg gac atg acc atg cct ggc agc gac Val Gly Ser Ala Asn Ser Gly Met Asp Met Thr Met Pro Gly Ser Asp 275 280 285	1465
ttc aac ggc tgg aac gtc ctc tgg ggt ccg cag ctc aac aac gcc gtc Phe Asn Gly Trp Asn Val Leu Trp Gly Pro Gln Leu Asn Asn Ala Val 290 295 300	1513
aac agc ggc cag gtc tcg cag tcc cgc ctc aac gac atg gtc cag cgc Asn Ser Gly Gln Val Ser Gln Ser Arg Leu Asn Asp Met Val Gln Arg 305 310 315	1561
att ctt gct gcg tgg tac ctc ctc ggc cag aac tcc gga tac ccg tcc Ile Leu Ala Ala Trp Tyr Leu Leu Gly Gln Asn Ser Gly Tyr Pro Ser 320 325 330	1609
atc aac ctg cgt gcc aac gtc caa gcc aac cac aag gag aat gtg cgt Ile Asn Leu Arg Ala Asn Val Gln Ala Asn His Lys Glu Asn Val Arg 335 340 345 350	1657
gcc gta gcc cgc gat ggc atc gtc ctc ctc aag aac gac ggc att ctg	1705

ES 2 582 078 T3

Ala Val Ala Arg Asp Gly Ile Val Leu Leu Lys Asn Asp Gly Ile Leu	
355 360 365	
cct ctt cag cgt ccc aat aag att gct ctt gtc ggc tcc gcc gca gtc	1753
Pro Leu Gln Arg Pro Asn Lys Ile Ala Leu Val Gly Ser Ala Ala Val	
370 375 380	
gtc aac ccc cgt ggt atg aac gcc tgc gtg gac cgt ggc tgc aac gag	1801
Val Asn Pro Arg Gly Met Asn Ala Cys Val Asp Arg Gly Cys Asn Glu	
385 390 395	
ggg gcc ctt ggc atg ggc tgg ggc tca ggc acg gtc gag tat ccc tac	1849
Gly Ala Leu Gly Met Gly Trp Gly Ser Gly Thr Val Glu Tyr Pro Tyr	
400 405 410	
ttt gtt gcg ccg tat gat gct ctg cgt gag cgg gca cag cgc gat ggc	1897
Phe Val Ala Pro Tyr Asp Ala Leu Arg Glu Arg Ala Gln Arg Asp Gly	
415 420 425 430	
acg cag atc agt ctg cat gca tcc gac aat aca aac ggg gtt aac aac	1945
Thr Gln Ile Ser Leu His Ala Ser Asp Asn Thr Asn Gly Val Asn Asn	
435 440 445	
gcc gtg cag ggc gct gac gcg gcg ttt gtg ttc atc act gct gac tcc	1993
Ala Val Gln Gly Ala Asp Ala Ala Phe Val Phe Ile Thr Ala Asp Ser	
450 455 460	
ggc gaa ggg tac att acc gtt gag ggc cat gct ggc gac cgg aat cat	2041
Gly Glu Gly Tyr Ile Thr Val Glu Gly His Ala Gly Asp Arg Asn His	
465 470 475	
ctg gat cct tgg cat aat ggt aac cag ctt gtg cag gct gtt gcg cag	2089
Leu Asp Pro Trp His Asn Gly Asn Gln Leu Val Gln Ala Val Ala Gln	
480 485 490	
gca aat aag aac gtc att gtg gtt gtg cac agc gtt ggg ccg gtt att	2137
Ala Asn Lys Asn Val Ile Val Val Val His Ser Val Gly Pro Val Ile	
495 500 505 510	
ctg gag acg atc ctc aat acg ccc ggt gtg agg gct gtt gtt tgg gct	2185
Leu Glu Thr Ile Leu Asn Thr Pro Gly Val Arg Ala Val Val Trp Ala	
515 520 525	
ggc ttg ccg agc cag gag agc ggt aac gcg ctg gtt gat gtg ctg tac	2233
Gly Leu Pro Ser Gln Glu Ser Gly Asn Ala Leu Val Asp Val Leu Tyr	
530 535 540	
ggc ctt gtt tcc ccg tcc ggc aag ctt gtc tac acc att gcg aag agc	2281
Gly Leu Val Ser Pro Ser Gly Lys Leu Val Tyr Thr Ile Ala Lys Ser	
545 550 555	
ccg agc gac tac ccg act agc att gtc cgt ggc gat gat aac ttc cgc	2329
Pro Ser Asp Tyr Pro Thr Ser Ile Val Arg Gly Asp Asp Asn Phe Arg	
560 565 570	
gag ggt ctg ttc atc gac tac agg cac ttc gat aac gcc ccg atc gag	2377
Glu Gly Leu Phe Ile Asp Tyr Arg His Phe Asp Asn Ala Arg Ile Glu	
575 580 585 590	
ccc cgt ttc gag ttt ggc ttc ggt ctc t gtaagtctct taccactccg	2425
Pro Arg Phe Glu Phe Gly Phe Gly Leu	
595	
ttttgtaaca acccgattct aacatcccc ag ca tac acc aac ttc agc tat	2477
Ser Tyr Thr Asn Phe Ser Tyr	

605

tcc aac ctg ggc atc tcc tcc tcc gca acc gcc ggc cca gcc acg ggc Ser Asn Leu Gly Ile Ser Ser Ser Ala Thr Ala Gly Pro Ala Thr Gly 610 615 620	2525
ccc acc gtc ccc ggc ggc ccg gcc gac ctc tgg aac tat gtc gcg acc Pro Thr Val Pro Gly Gly Pro Ala Asp Leu Trp Asn Tyr Val Ala Thr 625 630 635	2573
gtc acg gcg acc gtt acc aac acc gcc gcc gtg gaa ggt gcc gag gtc Val Thr Ala Thr Val Thr Asn Thr Gly Gly Val Glu Gly Ala Glu Val 640 645 650	2621
gct cag ctg tac atc tct ttg cca tct tcc gct cct gca tcc cca ccg Ala Gln Leu Tyr Ile Ser Leu Pro Ser Ser Ala Pro Ala Ser Pro Pro 655 660 665 670	2669
aag cag ctt cgt ggc ttt gtc aag ctt aag ttg gcg cct ggt caa agc Lys Gln Leu Arg Gly Phe Val Lys Leu Lys Leu Ala Pro Gly Gln Ser 675 680 685	2717
ggg acg gca acg ttt aga cta agg aag agg gat ttg gct tat tgg gat Gly Thr Ala Thr Phe Arg Leu Arg Lys Arg Asp Leu Ala Tyr Trp Asp 690 695 700	2765
gtg ggg agg cag aat tgg gtt gtt cct tcc ggg agg ttt ggc gtg ctt Val Gly Arg Gln Asn Trp Val Val Pro Ser Gly Arg Phe Gly Val Leu 705 710 715	2813
gtg ggg gct agt tcc agg gat att agg ttg cag ggg gag att gtt gtt Val Gly Ala Ser Ser Arg Asp Ile Arg Leu Gln Gly Glu Ile Val Val 720 725 730	2861
taggggggta tgttcagcac ctagtgggg aattgatgtg taagttggag taggggtttt	2921
cgtgtacata cataccattt ggtcaatgtt acgacattta gtttatgaag tttcctgggtg	2981
gctaccgctg atgagccctc gtatgatacc cacaatctat atgttttact cttctctttc	3041
cttttttctc ttccttttcc tttattactt cattccttgt gtactttctg tgaacctcca	3101
gtcgaccatc cgacccaatt cgaaagtctt tcctgacctg gttcagggtg gcatattctc	3161
gaaaggatgt cgaccttccg gacctactg ggctaccggg aaagccctag gatggctgat	3221
ggacagatct ggtgatcaac tatgggaaca ctccggagat ggtgactaat atgcgatggt	3281
catttaaaga gcaccgcttc cagcgatctc cccagttgct cctcaacgat tgacacggcc	3341
aatttatcca gattccggga ttctctgagt gagctgtccc ttttttctag a	3392

<210> 26

<211> 734

<212> PRT

<213> Chaetomium thermophilum

<400> 26

Met	Ala	Leu	His	Ala	Phe	Leu	Leu	Leu	Ala	Ser	Ala	Leu	Leu	Ala	Arg
1			5					10						15	

Gly Ala Leu Ser Gln Pro Asp Asn Val Arg Arg Ala Ala Pro Thr Gly

ES 2 582 078 T3

20					25					30					
Thr	Ala	Ala	Trp	Asp	Ala	Ala	His	Ser	Gln	Ala	Ala	Ala	Ala	Val	Ser
	35						40					45			
Arg	Leu	Ser	Gln	Gln	Asp	Lys	Ile	Asn	Ile	Val	Thr	Gly	Val	Gly	Trp
	50					55					60				
Gly	Lys	Gly	Pro	Cys	Val	Gly	Asn	Thr	Asn	Pro	Val	Tyr	Ser	Ile	Asn
65					70					75					80
Tyr	Pro	Gln	Leu	Cys	Leu	Gln	Asp	Gly	Pro	Leu	Gly	Ile	Arg	Ser	Ala
			85						90					95	
Thr	Ser	Val	Thr	Ala	Phe	Thr	Pro	Gly	Ile	Gln	Ala	Ala	Ser	Thr	Trp
			100					105						110	
Asp	Val	Glu	Leu	Ile	Arg	Gln	Arg	Gly	Val	Tyr	Leu	Gly	Gln	Glu	Ala
		115					120					125			
Arg	Gly	Thr	Gly	Val	His	Val	Leu	Leu	Gly	Pro	Val	Ala	Gly	Ala	Leu
	130					135					140				
Gly	Lys	Ile	Pro	His	Gly	Gly	Arg	Asn	Trp	Glu	Ala	Phe	Gly	Ser	Asp
145					150					155					160
Pro	Tyr	Leu	Ala	Gly	Ile	Ala	Met	Ser	Glu	Thr	Ile	Glu	Gly	Ile	Gln
				165					170					175	
Ser	Glu	Gly	Val	Gln	Ala	Cys	Ala	Lys	His	Tyr	Ile	Ala	Asn	Glu	Gln
			180					185					190		
Glu	Leu	Asn	Arg	Glu	Thr	Met	Ser	Ser	Asn	Val	Asp	Asp	Arg	Thr	Met
		195					200					205			
His	Glu	Leu	Tyr	Leu	Trp	Pro	Phe	Ala	Asp	Ala	Val	His	Ser	Asn	Val
	210					215					220				
Ala	Ser	Val	Met	Cys	Ser	Tyr	Asn	Lys	Leu	Asn	Gly	Thr	Trp	Leu	Cys
225					230					235					240
Glu	Asn	Asp	Arg	Ala	Gln	Asn	Gln	Leu	Leu	Lys	Arg	Glu	Leu	Gly	Phe
				245				250						255	
Arg	Gly	Tyr	Ile	Val	Ser	Asp	Trp	Asn	Ala	Gln	His	Thr	Thr	Val	Gly
			260					265					270		
Ser	Ala	Asn	Ser	Gly	Met	Asp	Met	Thr	Met	Pro	Gly	Ser	Asp	Phe	Asn
		275					280					285			

ES 2 582 078 T3

Gly	Trp	Asn	Val	Leu	Trp	Gly	Pro	Gln	Leu	Asn	Asn	Ala	Val	Asn	Ser	290	295	300	
Gly	Gln	Val	Ser	Gln	Ser	Arg	Leu	Asn	Asp	Met	Val	Gln	Arg	Ile	Leu	305	310	315	320
Ala	Ala	Trp	Tyr	Leu	Leu	Gly	Gln	Asn	Ser	Gly	Tyr	Pro	Ser	Ile	Asn	325	330	335	
Leu	Arg	Ala	Asn	Val	Gln	Ala	Asn	His	Lys	Glu	Asn	Val	Arg	Ala	Val	340	345	350	
Ala	Arg	Asp	Gly	Ile	Val	Leu	Leu	Lys	Asn	Asp	Gly	Ile	Leu	Pro	Leu	355	360	365	
Gln	Arg	Pro	Asn	Lys	Ile	Ala	Leu	Val	Gly	Ser	Ala	Ala	Val	Val	Asn	370	375	380	
Pro	Arg	Gly	Met	Asn	Ala	Cys	Val	Asp	Arg	Gly	Cys	Asn	Glu	Gly	Ala	385	390	395	400
Leu	Gly	Met	Gly	Trp	Gly	Ser	Gly	Thr	Val	Glu	Tyr	Pro	Tyr	Phe	Val	405	410	415	
Ala	Pro	Tyr	Asp	Ala	Leu	Arg	Glu	Arg	Ala	Gln	Arg	Asp	Gly	Thr	Gln	420	425	430	
Ile	Ser	Leu	His	Ala	Ser	Asp	Asn	Thr	Asn	Gly	Val	Asn	Asn	Ala	Val	435	440	445	
Gln	Gly	Ala	Asp	Ala	Ala	Phe	Val	Phe	Ile	Thr	Ala	Asp	Ser	Gly	Glu	450	455	460	
Gly	Tyr	Ile	Thr	Val	Glu	Gly	His	Ala	Gly	Asp	Arg	Asn	His	Leu	Asp	465	470	475	480
Pro	Trp	His	Asn	Gly	Asn	Gln	Leu	Val	Gln	Ala	Val	Ala	Gln	Ala	Asn	485	490	495	
Lys	Asn	Val	Ile	Val	Val	Val	His	Ser	Val	Gly	Pro	Val	Ile	Leu	Glu	500	505	510	
Thr	Ile	Leu	Asn	Thr	Pro	Gly	Val	Arg	Ala	Val	Val	Trp	Ala	Gly	Leu	515	520	525	
Pro	Ser	Gln	Glu	Ser	Gly	Asn	Ala	Leu	Val	Asp	Val	Leu	Tyr	Gly	Leu	530	535	540	

ES 2 582 078 T3

Val Ser Pro Ser Gly Lys Leu Val Tyr Thr Ile Ala Lys Ser Pro Ser
545 550 555 560

Asp Tyr Pro Thr Ser Ile Val Arg Gly Asp Asp Asn Phe Arg Glu Gly
565 570 575

Leu Phe Ile Asp Tyr Arg His Phe Asp Asn Ala Arg Ile Glu Pro Arg
580 585 590

Phe Glu Phe Gly Phe Gly Leu Ser Tyr Thr Asn Phe Ser Tyr Ser Asn
595 600 605

Leu Gly Ile Ser Ser Ser Ala Thr Ala Gly Pro Ala Thr Gly Pro Thr
610 615 620

Val Pro Gly Gly Pro Ala Asp Leu Trp Asn Tyr Val Ala Thr Val Thr
625 630 635 640

Ala Thr Val Thr Asn Thr Gly Gly Val Glu Gly Ala Glu Val Ala Gln
645 650 655

Leu Tyr Ile Ser Leu Pro Ser Ser Ala Pro Ala Ser Pro Pro Lys Gln
660 665 670

Leu Arg Gly Phe Val Lys Leu Lys Leu Ala Pro Gly Gln Ser Gly Thr
675 680 685

Ala Thr Phe Arg Leu Arg Lys Arg Asp Leu Ala Tyr Trp Asp Val Gly
690 695 700

Arg Gln Asn Trp Val Val Pro Ser Gly Arg Phe Gly Val Leu Val Gly
705 710 715 720

Ala Ser Ser Arg Asp Ile Arg Leu Gln Gly Glu Ile Val Val
725 730

<210> 27

<211> 1631

5 <212> ADN

<213> Thermoascus aurantiacus

<220>

<221> Intrón

10 <222> (610)..(674)

<223>

<220>

<221> CDS

15 <222> (675)..(1628)

<223>

<220>

<221> CDS

20 <222> (1)..(609)

<223>

ES 2 582 078 T3

<400> 27

atg tat cag cgc gct ctt ctc ttc tct ttc ttc ctc gcc gcc gcc cgc	48
Met Tyr Gln Arg Ala Leu Leu Phe Ser Phe Phe Leu Ala Ala Ala Arg	
1 5 10 15	
gcg cag cag gcc ggt acc gta acc gca gag aat cac cct tcc ctg acc	96
Ala Gln Gln Ala Gly Thr Val Thr Ala Glu Asn His Pro Ser Leu Thr	
20 25 30	
tgg cag caa tgc tcc agc ggc ggt agt tgt acc acg cag aat gga aaa	144
Trp Gln Gln Cys Ser Ser Gly Gly Ser Cys Thr Thr Gln Asn Gly Lys	
35 40 45	
gtc gtt atc gat gcg aac tgg cgt tgg gtc cat acc acc tct gga tac	192
Val Val Ile Asp Ala Asn Trp Arg Trp Val His Thr Thr Ser Gly Tyr	
50 55 60	
acc aac tgc tac acg ggc aat acg tgg gac acc agt atc tgt ccc gac	240
Thr Asn Cys Tyr Thr Gly Asn Thr Trp Asp Thr Ser Ile Cys Pro Asp	
65 70 75 80	
gac gtg acc tgc gct cag aat tgt gcc ttg gat gga gcg gat tac agt	288
Asp Val Thr Cys Ala Gln Asn Cys Ala Leu Asp Gly Ala Asp Tyr Ser	
85 90 95	
ggc acc tat ggt gtt acg acc agt ggc aac gcc ctg aga ctg aac ttt	336
Gly Thr Tyr Gly Val Thr Thr Ser Gly Asn Ala Leu Arg Leu Asn Phe	
100 105 110	
gtc acc caa agc tca ggg aag aac att ggc tgc cgc ctg tac ctg ctg	384
Val Thr Gln Ser Ser Gly Lys Asn Ile Gly Ser Arg Leu Tyr Leu Leu	
115 120 125	
cag gac gac acc act tat cag atc ttc aag ctg ctg ggt cag gag ttt	432
Gln Asp Asp Thr Thr Tyr Gln Ile Phe Lys Leu Leu Gly Gln Glu Phe	
130 135 140	
acc ttc gat gtc gac gtc tcc aat ctc cct tgc ggg ctg aac ggc gcc	480
Thr Phe Asp Val Asp Val Ser Asn Leu Pro Cys Gly Leu Asn Gly Ala	
145 150 155 160	
ctc tac ttt gtg gcc atg gac gcc gac ggc gga ttg tcc aaa tac cct	528
Leu Tyr Phe Val Ala Met Asp Ala Asp Gly Gly Leu Ser Lys Tyr Pro	
165 170 175	
ggc aac aag gca ggc gct aag tat ggc act ggt tac tgc gac tct cag	576
Gly Asn Lys Ala Gly Ala Lys Tyr Gly Thr Gly Tyr Cys Asp Ser Gln	
180 185 190	
tgc cct cgg gat ctc aag ttc atc aac ggt cag gtacgtcaga agtgataact	629
Cys Pro Arg Asp Leu Lys Phe Ile Asn Gly Gln	
195 200	
agccagcaga gcccatgaat cattaactaa cgctgtcaaaa tacag gcc aat gtt gaa	686
Ala Asn Val Glu	
205	
ggc tgg cag ccg tct gcc aac gac cca aat gcc ggc gtt ggt aac cac	734

ES 2 582 078 T3

Gly	Trp	Gln	Pro	Ser	Ala	Asn	Asp	Pro	Asn	Ala	Gly	Val	Gly	Asn	His	
		210					215					220				
ggt	tcc	tgc	tgc	gct	gag	atg	gat	gtc	tgg	gaa	gcc	aac	agc	atc	tct	782
Gly	Ser	Cys	Cys	Ala	Glu	Met	Asp	Val	Trp	Glu	Ala	Asn	Ser	Ile	Ser	
	225					230				235						
act	gcg	gtg	acg	cct	cac	cca	tgc	gac	acc	ccc	ggc	cag	acc	atg	tgc	830
Thr	Ala	Val	Thr	Pro	His	Pro	Cys	Asp	Thr	Pro	Gly	Gln	Thr	Met	Cys	
240					245					250					255	
cag	gga	gac	gac	tgt	ggt	gga	acc	tac	tcc	tcc	act	cga	tat	gct	ggt	878
Gln	Gly	Asp	Asp	Cys	Gly	Gly	Thr	Tyr	Ser	Ser	Thr	Arg	Tyr	Ala	Gly	
				260				265						270		
acc	tgc	gac	cct	gat	ggc	tgc	gac	ttc	aat	cct	tac	cgc	cag	ggc	aac	926
Thr	Cys	Asp	Pro	Asp	Gly	Cys	Asp	Phe	Asn	Pro	Tyr	Arg	Gln	Gly	Asn	
			275					280						285		
cac	tcg	ttc	tac	ggc	ccc	ggg	cag	atc	gtc	gac	acc	agc	tcc	aaa	ttc	974
His	Ser	Phe	Tyr	Gly	Pro	Gly	Gln	Ile	Val	Asp	Thr	Ser	Ser	Lys	Phe	
		290					295						300			
acc	gtc	gtc	acc	cag	ttc	atc	acc	gac	gac	ggg	acc	ccc	tcc	ggc	acc	1022
Thr	Val	Val	Thr	Gln	Phe	Ile	Thr	Asp	Asp	Gly	Thr	Pro	Ser	Gly	Thr	
	305					310					315					
ctg	acg	gag	atc	aaa	cgc	ttc	tac	gtc	cag	aac	ggc	aag	gta	atc	ccc	1070
Leu	Thr	Glu	Ile	Lys	Arg	Phe	Tyr	Val	Gln	Asn	Gly	Lys	Val	Ile	Pro	
320					325					330					335	
cag	tcg	gag	tcg	acg	atc	agc	ggc	gtc	acc	ggc	aac	tca	atc	acc	acc	1118
Gln	Ser	Glu	Ser	Thr	Ile	Ser	Gly	Val	Thr	Gly	Asn	Ser	Ile	Thr	Thr	
				340				345						350		
gag	tat	tgc	acg	gcc	cag	aag	gcc	gcc	ttc	ggc	gac	aac	acc	ggc	ttc	1166
Glu	Tyr	Cys	Thr	Ala	Gln	Lys	Ala	Ala	Phe	Gly	Asp	Asn	Thr	Gly	Phe	
			355					360						365		
ttc	acg	cac	ggc	ggg	ctt	cag	aag	atc	agt	cag	gct	ctg	gct	cag	ggc	1214
Phe	Thr	His	Gly	Gly	Leu	Gln	Lys	Ile	Ser	Gln	Ala	Leu	Ala	Gln	Gly	
		370					375						380			
atg	gtc	ctc	gtc	atg	agc	ctg	tgg	gac	gat	cac	gcc	gcc	aac	atg	ctc	1262
Met	Val	Leu	Val	Met	Ser	Leu	Trp	Asp	Asp	His	Ala	Ala	Asn	Met	Leu	
	385					390					395					
tgg	ctg	gac	agc	acc	tac	ccg	act	gat	gcg	gac	ccg	gac	acc	cct	ggc	1310
Trp	Leu	Asp	Ser	Thr	Tyr	Pro	Thr	Asp	Ala	Asp	Pro	Asp	Thr	Pro	Gly	
400					405				410					415		
gtc	gcg	cgc	ggt	acc	tgc	ccc	acg	acc	tcc	ggc	gtc	ccg	gcc	gac	gtt	1358
Val	Ala	Arg	Gly	Thr	Cys	Pro	Thr	Thr	Ser	Gly	Val	Pro	Ala	Asp	Val	
				420					425					430		
gag	tcg	cag	tac	ccc	aat	tca	tat	gtt	atc	tac	tcc	aac	atc	aag	gtc	1406
Glu	Ser	Gln	Tyr	Pro	Asn	Ser	Tyr	Val	Ile	Tyr	Ser	Asn	Ile	Lys	Val	
			435					440						445		
gga	ccc	att	ggc	agc	acc	ggc	aac	cct	agc	ggc	ggc	aac	cct	ccc	ggc	1454
Gly	Pro	Ile	Gly	Ser	Thr	Gly	Asn	Pro	Ser	Gly	Gly	Asn	Pro	Pro	Gly	
		450					455						460			
gga	aac	ccg	cct	ggc	acc	acc	acc	acc	cgc	cgc	cca	gcc	act	acc	act	1502
Gly	Asn	Pro	Pro	Gly	Thr	Thr	Thr	Thr	Arg	Arg	Pro	Ala	Thr	Thr	Thr	

ES 2 582 078 T3

465	470	475	
gga agc tct ccc gga cct acc cag tct cac tac ggc cag tgc ggc ggt			1550
Gly Ser Ser Pro Gly Pro Thr Gln Ser His Tyr Gly Gln Cys Gly Gly			
480	485	490	495
att ggc tac agc ggc ccc acg gtc tgc gcc agc ggc aca act tgc cag			1598
Ile Gly Tyr Ser Gly Pro Thr Val Cys Ala Ser Gly Thr Thr Cys Gln			
	500	505	510
gtc ctg aac cct tac tac tct cag tgc ctg taa			1631
Val Leu Asn Pro Tyr Tyr Ser Gln Cys Leu			
	515	520	
<210> 28			
<211> 521			
<212> PRT			
<213> Thermoascus aurantiacus			
<400> 28			
Met Tyr Gln Arg Ala Leu Leu Phe Ser Phe Phe Leu Ala Ala Ala Arg			
1	5	10	15
Ala Gln Gln Ala Gly Thr Val Thr Ala Glu Asn His Pro Ser Leu Thr			
	20	25	30
Trp Gln Gln Cys Ser Ser Gly Gly Ser Cys Thr Thr Gln Asn Gly Lys			
	35	40	45
Val Val Ile Asp Ala Asn Trp Arg Trp Val His Thr Thr Ser Gly Tyr			
	50	55	60
Thr Asn Cys Tyr Thr Gly Asn Thr Trp Asp Thr Ser Ile Cys Pro Asp			
65	70	75	80
Asp Val Thr Cys Ala Gln Asn Cys Ala Leu Asp Gly Ala Asp Tyr Ser			
	85	90	95
Gly Thr Tyr Gly Val Thr Thr Ser Gly Asn Ala Leu Arg Leu Asn Phe			
	100	105	110
Val Thr Gln Ser Ser Gly Lys Asn Ile Gly Ser Arg Leu Tyr Leu Leu			
	115	120	125
Gln Asp Asp Thr Thr Tyr Gln Ile Phe Lys Leu Leu Gly Gln Glu Phe			
	130	135	140
Thr Phe Asp Val Asp Val Ser Asn Leu Pro Cys Gly Leu Asn Gly Ala			
145	150	155	160
Leu Tyr Phe Val Ala Met Asp Ala Asp Gly Gly Leu Ser Lys Tyr Pro			
	165	170	175

Gly Asn Lys Ala Gly Ala Lys Tyr Gly Thr Gly Tyr Cys Asp Ser Gln
180 185 190

Cys Pro Arg Asp Leu Lys Phe Ile Asn Gly Gln Ala Asn Val Glu Gly
195 200 205

Trp Gln Pro Ser Ala Asn Asp Pro Asn Ala Gly Val Gly Asn His Gly
210 215 220

Ser Cys Cys Ala Glu Met Asp Val Trp Glu Ala Asn Ser Ile Ser Thr
225 230 235 240

Ala Val Thr Pro His Pro Cys Asp Thr Pro Gly Gln Thr Met Cys Gln
245 250 255

Gly Asp Asp Cys Gly Gly Thr Tyr Ser Ser Thr Arg Tyr Ala Gly Thr
260 265 270

Cys Asp Pro Asp Gly Cys Asp Phe Asn Pro Tyr Arg Gln Gly Asn His
275 280 285

Ser Phe Tyr Gly Pro Gly Gln Ile Val Asp Thr Ser Ser Lys Phe Thr
290 295 300

Val Val Thr Gln Phe Ile Thr Asp Asp Gly Thr Pro Ser Gly Thr Leu
305 310 315 320

Thr Glu Ile Lys Arg Phe Tyr Val Gln Asn Gly Lys Val Ile Pro Gln
325 330 335

Ser Glu Ser Thr Ile Ser Gly Val Thr Gly Asn Ser Ile Thr Thr Glu
340 345 350

Tyr Cys Thr Ala Gln Lys Ala Ala Phe Gly Asp Asn Thr Gly Phe Phe
355 360 365

Thr His Gly Gly Leu Gln Lys Ile Ser Gln Ala Leu Ala Gln Gly Met
370 375 380

Val Leu Val Met Ser Leu Trp Asp Asp His Ala Ala Asn Met Leu Trp
385 390 395 400

Leu Asp Ser Thr Tyr Pro Thr Asp Ala Asp Pro Asp Thr Pro Gly Val
405 410 415

Ala Arg Gly Thr Cys Pro Thr Thr Ser Gly Val Pro Ala Asp Val Glu
420 425 430

ES 2 582 078 T3

Ser Gln Tyr Pro Asn Ser Tyr Val Ile Tyr Ser Asn Ile Lys Val Gly
435 440 445

Pro Ile Gly Ser Thr Gly Asn Pro Ser Gly Gly Asn Pro Pro Gly Gly
450 455 460

Asn Pro Pro Gly Thr Thr Thr Thr Arg Arg Pro Ala Thr Thr Thr Gly
465 470 475 480

Ser Ser Pro Gly Pro Thr Gln Ser His Tyr Gly Gln Cys Gly Gly Ile
485 490 495

Gly Tyr Ser Gly Pro Thr Val Cys Ala Ser Gly Thr Thr Cys Gln Val
500 505 510

Leu Asn Pro Tyr Tyr Ser Gln Cys Leu
515 520

<210> 29
<211> 1734
5 <212> ADN
<213> Thermoascus aurantiacus

<220>
10 <221> Intrón
<222> (610)..(674)
<223>

<220>
15 <221> CDS
<222> (1726)..(1731)
<223>

<220>
20 <221> CDS
<222> (675)..(1661)
<223>

<220>
25 <221> CDS
<222> (1)..(609)
<223>

<220>
30 <221> Intrón
<222> (1662)..(1725)
<223>

<400> 29
atg tat cag cgc gct ctt ctc ttc tct ttc ttc ctc gcc gcc gcc cgc 48
Met Tyr Gln Arg Ala Leu Leu Phe Ser Phe Phe Leu Ala Ala Ala Arg
1 5 10 15

gcg cag cag gcc ggt acc gta acc gca gag aat cac cct tcc ctg acc 96

35

ES 2 582 078 T3

Ala	Gln	Gln	Ala	Gly	Thr	Val	Thr	Ala	Glu	Asn	His	Pro	Ser	Leu	Thr		
20																25	
tgg	cag	caa	tgc	tcc	agc	ggc	ggg	agt	tgt	acc	acg	cag	aat	gga	aaa	144	
Trp	Gln	Gln	Cys	Ser	Ser	Gly	Gly	Ser	Cys	Thr	Thr	Gln	Asn	Gly	Lys		
35																40	
gtc	gtt	atc	gat	gcg	aac	tgg	cgt	tgg	gtc	cat	acc	acc	tct	gga	tac	192	
Val	Val	Ile	Asp	Ala	Asn	Trp	Arg	Trp	Val	His	Thr	Thr	Ser	Gly	Tyr		
50																55	
acc	aac	tgc	tac	acg	ggc	aat	acg	tgg	gac	acc	agt	atc	tgt	ccc	gac	240	
Thr	Asn	Cys	Tyr	Thr	Gly	Asn	Thr	Trp	Asp	Thr	Ser	Ile	Cys	Pro	Asp		
65																70	
gac	gtg	acc	tgc	gct	cag	aat	tgt	gcc	ttg	gat	gga	gcg	gat	tac	agt	288	
Asp	Val	Thr	Cys	Ala	Gln	Asn	Cys	Ala	Leu	Asp	Gly	Ala	Asp	Tyr	Ser		
85																90	
ggc	acc	tat	ggg	gtt	acg	acc	agt	ggc	aac	gcc	ctg	aga	ctg	aac	ttt	336	
Gly	Thr	Tyr	Gly	Val	Thr	Thr	Ser	Gly	Asn	Ala	Leu	Arg	Leu	Asn	Phe		
100																105	
gtc	acc	caa	agc	tca	ggg	aag	aac	att	ggc	tcg	cgc	ctg	tac	ctg	ctg	384	
Val	Thr	Gln	Ser	Ser	Gly	Lys	Asn	Ile	Gly	Ser	Arg	Leu	Tyr	Leu	Leu		
115																120	
cag	gac	gac	acc	act	tat	cag	atc	ttc	aag	ctg	ctg	ggg	cag	gag	ttt	432	
Gln	Asp	Asp	Thr	Thr	Tyr	Gln	Ile	Phe	Lys	Leu	Leu	Gly	Gln	Glu	Phe		
130																135	
acc	ttc	gat	gtc	gac	gtc	tcc	aat	ctc	cct	tgc	ggg	ctg	aac	ggc	gcc	480	
Thr	Phe	Asp	Val	Asp	Val	Ser	Asn	Leu	Pro	Cys	Gly	Leu	Asn	Gly	Ala		
145																150	
ctc	tac	ttt	gtg	gcc	atg	gac	gcc	gac	ggc	gga	ttg	tcc	aaa	tac	cct	528	
Leu	Tyr	Phe	Val	Ala	Met	Asp	Ala	Asp	Gly	Gly	Leu	Ser	Lys	Tyr	Pro		
165																170	
ggc	aac	aag	gca	ggc	gct	aag	tat	ggc	act	ggg	tac	tgc	gac	tct	cag	576	
Gly	Asn	Lys	Ala	Gly	Ala	Lys	Tyr	Gly	Thr	Gly	Tyr	Cys	Asp	Ser	Gln		
180																185	
tgc	cct	cgg	gat	ctc	aag	ttc	atc	aac	ggg	cag	gtacg	tcaga	agtgataact			629	
Cys	Pro	Arg	Asp	Leu	Lys	Phe	Ile	Asn	Gly	Gln							
195																200	
agccagcaga gcccatgaat cattaactaa cgctgtcaaa tacag gcc aat gtt gaa																686	
205																205	
ggc	tgg	cag	ccg	tct	gcc	aac	gac	cca	aat	gcc	ggc	gtt	ggg	aac	cac	734	
Gly	Trp	Gln	Pro	Ser	Ala	Asn	Asp	Pro	Asn	Ala	Gly	Val	Gly	Asn	His		
210																215	
ggg	tcc	tgc	tgc	gct	gag	atg	gat	gtc	tgg	gaa	gcc	aac	agc	atc	tct	782	
Gly	Ser	Cys	Cys	Ala	Glu	Met	Asp	Val	Trp	Glu	Ala	Asn	Ser	Ile	Ser		
225																230	
act	gcg	gtg	acg	cct	cac	cca	tgc	gac	acc	ccc	ggc	cag	acc	atg	tgc	830	
Thr	Ala	Val	Thr	Pro	His	Pro	Cys	Asp	Thr	Pro	Gly	Gln	Thr	Met	Cys		
240																245	
cag	gga	gac	gac	tgt	ggg	gga	acc	tac	tcc	tcc	act	cga	tat	gct	ggg	878	
Gln	Gly	Asp	Asp	Cys	Gly	Gly	Thr	Tyr	Ser	Ser	Thr	Arg	Tyr	Ala	Gly		

ES 2 582 078 T3

260	265	270	
acc tgc gac cct gat ggc tgc gac ttc aat cct tac cgc cag ggc aac Thr Cys Asp Pro Asp Gly Cys Asp Phe Asn Pro Tyr Arg Gln Gly Asn 275 280 285			926
cac tcg ttc tac ggc ccc ggg cag atc gtc gac acc agc tcc aaa ttc His Ser Phe Tyr Gly Pro Gly Gln Ile Val Asp Thr Ser Ser Lys Phe 290 295 300			974
acc gtc gtc acc cag ttc atc acc gac gac ggg acc ccc tcc ggc acc Thr Val Val Thr Gln Phe Ile Thr Asp Asp Gly Thr Pro Ser Gly Thr 305 310 315			1022
ctg acg gag atc aaa cgc ttc tac gtc cag aac ggc aag gta atc ccc Leu Thr Glu Ile Lys Arg Phe Tyr Val Gln Asn Gly Lys Val Ile Pro 320 325 330 335			1070
cag tcg gag tcg acg atc agc ggc gtc acc ggc aac tca atc acc acc Gln Ser Glu Ser Thr Ile Ser Gly Val Thr Gly Asn Ser Ile Thr Thr 340 345 350			1118
gag tat tgc acg gcc cag aag gcc gcc ttc ggc gac aac acc ggc ttc Glu Tyr Cys Thr Ala Gln Lys Ala Ala Phe Gly Asp Asn Thr Gly Phe 355 360 365			1166
ttc acg cac ggc ggg ctt cag aag atc agt cag gct ctg gct cag ggc Phe Thr His Gly Gly Leu Gln Lys Ile Ser Gln Ala Leu Ala Gln Gly 370 375 380			1214
atg gtc ctc gtc atg agc ctg tgg gac gat cac gcc gcc aac atg ctc Met Val Leu Val Met Ser Leu Trp Asp Asp His Ala Ala Asn Met Leu 385 390 395			1262
tgg ctg gac agc acc tac ccg act gat gcg gac ccg gac acc cct ggc Trp Leu Asp Ser Thr Tyr Pro Thr Asp Ala Asp Pro Asp Thr Pro Gly 400 405 410 415			1310
gtc gcg cgc ggt acc tgc ccc acg acc tcc ggc gtc ccg gcc gac gtt Val Ala Arg Gly Thr Cys Pro Thr Thr Ser Gly Val Pro Ala Asp Val 420 425 430			1358
gag tcg cag tac ccc aat tca tat gtt atc tac tcc aac atc aag gtc Glu Ser Gln Tyr Pro Asn Ser Tyr Val Ile Tyr Ser Asn Ile Lys Val 435 440 445			1406
gga ccc atc ggc tcg acc gtc cct ggc ctt gac ggc agc aac ccc ggc Gly Pro Ile Gly Ser Thr Val Pro Gly Leu Asp Gly Ser Asn Pro Gly 450 455 460			1454
aac ccg acc acc acc gtc gtt cct ccc gct tct acc tcc acc tcc cgt Asn Pro Thr Thr Thr Val Val Pro Pro Ala Ser Thr Ser Thr Ser Arg 465 470 475			1502
ccg acc agc agc act agc tct ccc gtt tcg acc ccg act ggc cag ccc Pro Thr Ser Ser Thr Ser Ser Pro Val Ser Thr Pro Thr Gly Gln Pro 480 485 490 495			1550
ggc ggc tgc acc acc cag aag tgg ggc cag tgc ggc ggt atc ggc tac Gly Gly Cys Thr Thr Gln Lys Trp Gly Gln Cys Gly Gly Ile Gly Tyr 500 505 510			1598
acc ggc tgc act aac tgc gtt gct ggc acc acc tgc act cag ctc aac Thr Gly Cys Thr Asn Cys Val Ala Gly Thr Thr Cys Thr Gln Leu Asn 515 520 525			1646
ccc tgg tac agc cag gtatgtttct cttccccctt ctagactcgc ttggatttga Pro Trp Tyr Ser Gln 530			1701
cagttgctaa catctgctca acag tgc ctg taa Cys Leu			1734

<210> 30
 <211> 534
 <212> PRT
 <213> Thermoascus aurantiacus

5

<400> 30
 Met Tyr Gln Arg Ala Leu Leu Phe Ser Phe Phe Leu Ala Ala Ala Arg
 1 5 10 15
 Ala Gln Gln Ala Gly Thr Val Thr Ala Glu Asn His Pro Ser Leu Thr
 20 25 30
 Trp Gln Gln Cys Ser Ser Gly Gly Ser Cys Thr Thr Gln Asn Gly Lys
 35 40 45
 Val Val Ile Asp Ala Asn Trp Arg Trp Val His Thr Thr Ser Gly Tyr
 50 55 60
 Thr Asn Cys Tyr Thr Gly Asn Thr Trp Asp Thr Ser Ile Cys Pro Asp
 65 70 75 80
 Asp Val Thr Cys Ala Gln Asn Cys Ala Leu Asp Gly Ala Asp Tyr Ser
 85 90 95
 Gly Thr Tyr Gly Val Thr Thr Ser Gly Asn Ala Leu Arg Leu Asn Phe
 100 105 110
 Val Thr Gln Ser Ser Gly Lys Asn Ile Gly Ser Arg Leu Tyr Leu Leu
 115 120 125
 Gln Asp Asp Thr Thr Tyr Gln Ile Phe Lys Leu Leu Gly Gln Glu Phe
 130 135 140
 Thr Phe Asp Val Asp Val Ser Asn Leu Pro Cys Gly Leu Asn Gly Ala
 145 150 155 160
 Leu Tyr Phe Val Ala Met Asp Ala Asp Gly Gly Leu Ser Lys Tyr Pro
 165 170 175
 Gly Asn Lys Ala Gly Ala Lys Tyr Gly Thr Gly Tyr Cys Asp Ser Gln
 180 185 190

ES 2 582 078 T3

Cys Pro Arg Asp Leu Lys Phe Ile Asn Gly Gln Ala Asn Val Glu Gly
 195 200 205
 Trp Gln Pro Ser Ala Asn Asp Pro Asn Ala Gly Val Gly Asn His Gly
 210 215 220
 Ser Cys Cys Ala Glu Met Asp Val Trp Glu Ala Asn Ser Ile Ser Thr
 225 230 235 240
 Ala Val Thr Pro His Pro Cys Asp Thr Pro Gly Gln Thr Met Cys Gln
 245 250 255
 Gly Asp Asp Cys Gly Gly Thr Tyr Ser Ser Thr Arg Tyr Ala Gly Thr
 260 265 270
 Cys Asp Pro Asp Gly Cys Asp Phe Asn Pro Tyr Arg Gln Gly Asn His
 275 280 285
 Ser Phe Tyr Gly Pro Gly Gln Ile Val Asp Thr Ser Ser Lys Phe Thr
 290 295 300
 Val Val Thr Gln Phe Ile Thr Asp Asp Gly Thr Pro Ser Gly Thr Leu
 305 310 315 320
 Thr Glu Ile Lys Arg Phe Tyr Val Gln Asn Gly Lys Val Ile Pro Gln
 325 330 335
 Ser Glu Ser Thr Ile Ser Gly Val Thr Gly Asn Ser Ile Thr Thr Glu
 340 345 350
 Tyr Cys Thr Ala Gln Lys Ala Ala Phe Gly Asp Asn Thr Gly Phe Phe
 355 360 365
 Thr His Gly Gly Leu Gln Lys Ile Ser Gln Ala Leu Ala Gln Gly Met
 370 375 380
 Val Leu Val Met Ser Leu Trp Asp Asp His Ala Ala Asn Met Leu Trp
 385 390 395 400
 Leu Asp Ser Thr Tyr Pro Thr Asp Ala Asp Pro Asp Thr Pro Gly Val
 405 410 415
 Ala Arg Gly Thr Cys Pro Thr Thr Ser Gly Val Pro Ala Asp Val Glu
 420 425 430
 Ser Gln Tyr Pro Asn Ser Tyr Val Ile Tyr Ser Asn Ile Lys Val Gly
 435 440 445
 Pro Ile Gly Ser Thr Val Pro Gly Leu Asp Gly Ser Asn Pro Gly Asn

ES 2 582 078 T3

450	455	460
Pro Thr Thr Thr Val Val Pro Pro Ala Ser Thr Ser Thr Ser Arg Pro 465 470 475 480		
Thr Ser Ser Thr Ser Ser Pro Val Ser Thr Pro Thr Gly Gln Pro Gly 485 490 495		
Gly Cys Thr Thr Gln Lys Trp Gly Gln Cys Gly Gly Ile Gly Tyr Thr 500 505 510		
Gly Cys Thr Asn Cys Val Ala Gly Thr Thr Cys Thr Gln Leu Asn Pro 515 520 525		
Trp Tyr Ser Gln Cys Leu 530		

REIVINDICACIONES

1. Un polipéptido que comprende un fragmento que tiene actividad celulolítica y que se selecciona del grupo que consiste en:
 - 5 a) un polipéptido que comprende una secuencia de aminoácidos que tiene una identidad de al menos 80% con la SEQ ID NO: 22;
 - y
 - b) un fragmento de a) que tiene actividad celulolítica.
2. El polipéptido de la reivindicación 1, que comprende
 - 10 a) una secuencia de aminoácidos que tiene una identidad de al menos 85% con la SEQ ID NO: 22;
 - o
 - b) un fragmento de a) que tiene actividad beta-galactosidasa.
3. Un polinucleótido aislado seleccionado del grupo que consiste en:
 - 15 a) una secuencia de nucleótidos de SEQ ID NO: 21, o una secuencia que codifica un polipéptido de la reivindicación 1; y
 - b) una hebra complementaria de a).
4. Un vector, que comprende como secuencia heteróloga un polinucleótido de la reivindicación 3.
5. Una célula anfitriona que comprende el vector de la reivindicación 4.
6. Una cepa de *Escherichia coli* que tiene el número de acceso DSM 16725.
7. Una preparación de enzima que comprende un polipéptido de la reivindicación 1.
- 20 8. La preparación de enzima de la reivindicación 7, que está en forma de medio de cultivo gastado, o que contiene el polipéptido en forma parcialmente purificada.
9. La preparación de enzima de la reivindicación 7 u 8, que comprende una mezcla de celobiohidrolasa, endoglucanasa y beta-glucosidasa, opcionalmente junto con actividad xilanasa y/u otras actividades enzimáticas.
- 25 10. La enzima de la preparación 7, que comprende adicionalmente una celobiohidrolasa que comprende una secuencia de aminoácidos que tiene una identidad de al menos 80% con los SEQ ID NO: 2, 4, 6 u 8, o con un fragmento enzimáticamente activo de los mismos, y una endoglucanasa que comprende una secuencia de aminoácidos que tiene una identidad de al menos 80% con los SEQ ID NO: 10, 12, 14 o 16, o con un fragmento enzimáticamente activo de los mismos, y opcionalmente una xilanasa que comprende una secuencia de aminoácidos que tiene una identidad de al menos 80% con los SEQ ID NO: 18 o 20, o con un fragmento enzimáticamente activo de los mismos.
- 30 11. La enzima de la preparación de la reivindicación 7, que comprende adicionalmente una celobiohidrolasa que comprende una secuencia de aminoácidos que tiene una identidad de al menos 80% con la SEQ ID NO: 28, y una endoglucanasa que comprende una secuencia de aminoácidos que tiene una identidad de al menos 80% con la SEQ ID NO: 12, o con un fragmento enzimáticamente activo del mismo, y opcionalmente una xilanasa que comprende una secuencia de aminoácidos que tiene una identidad de al menos 80% con la SEQ ID NO: 18, o con un fragmento enzimáticamente activo del mismo.
- 35 12. El uso de un polipéptido de acuerdo con la reivindicación 1, o una preparación de enzima de acuerdo con la reivindicación 7 en la industria de los combustibles, textiles, detergentes, pasta de celulosa y papel, alimentos, forrajes o bebidas, o en la preparación de soforosa.
- 40 13. El uso de acuerdo con la reivindicación 12, en donde la enzima se utiliza en el tratamiento de pasta kraft, pasta mecánica, o papel reciclado.
14. El uso de acuerdo con la reivindicación 12, en donde la preparación de enzima es medio de cultivo gastado.
15. Un método para preparar un polipéptido que comprende un fragmento que tiene actividad celulolítica y que se selecciona del grupo que consiste en:
 - 45 a) un polipéptido que comprende una secuencia de aminoácidos que tiene una identidad de al menos 80%

con la SEQ ID NO: 22;

y

b) un fragmento de a) que tiene actividad celulolítica,

- 5 comprendiendo dicho método transformar de una célula anfitriona con un vector que codifica dicho péptido, y cultivar dicha célula anfitriona en condiciones que permiten la expresión de dicho polipéptido, y opcionalmente recuperar y purificar el polipéptido producido.

16. Un método para tratar material celulósico con un medio de cultivo gastado de al menos un microorganismo capaz de producir un polipéptido que comprende un fragmento que tiene actividad celulolítica y que se selecciona del grupo que consiste en:

- 10 a) un polipéptido que comprende una secuencia de aminoácidos que tiene una identidad de al menos 80% con la SEQ ID NO: 22;

y

b) un fragmento de a) que tiene actividad celulolítica,

- 15 comprendiendo dicho método hacer reaccionar el material celulósico con el medio de cultivo gastado para obtener material celulósico hidrolizado.

17. El uso del polipéptido de la reivindicación 1, en la hidrólisis de material celulósico para la producción de biocombustible que comprende etanol.

Fig. 1A.

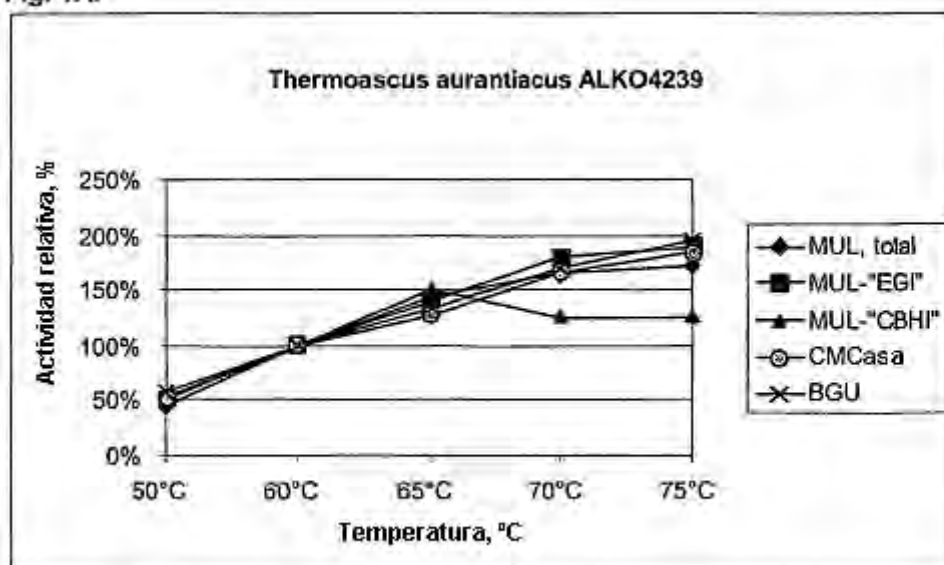


Fig. 1B.

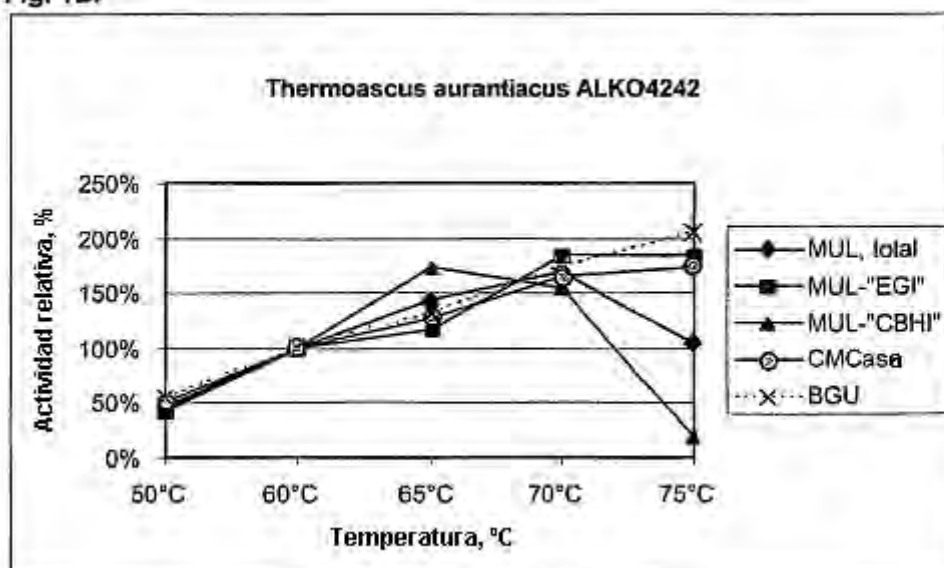


Fig. 1C.

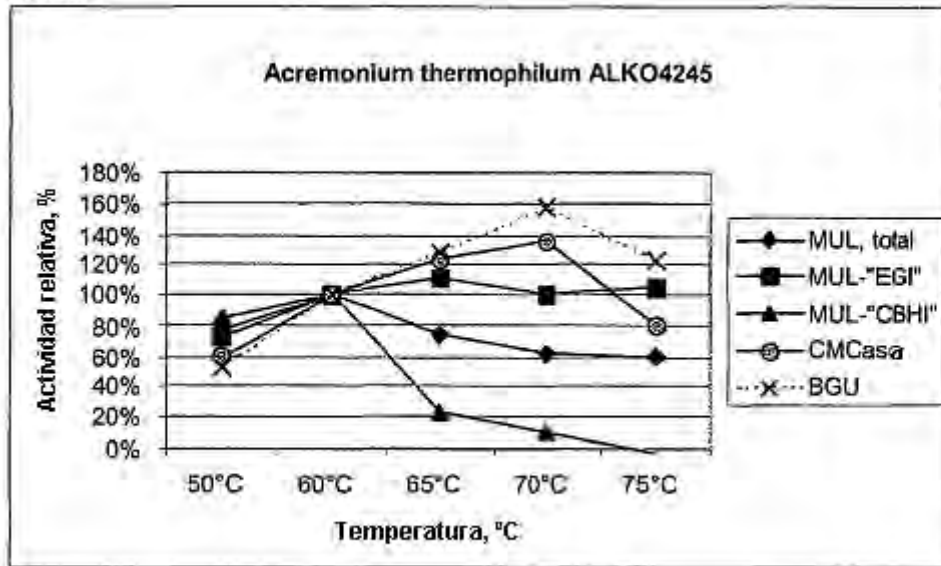


Fig. 1D.

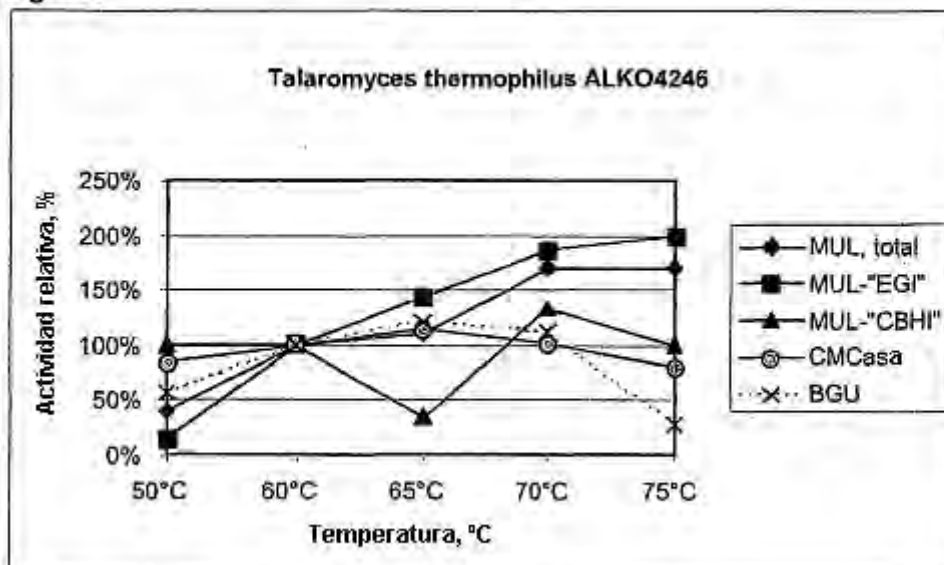


Fig. 1E.

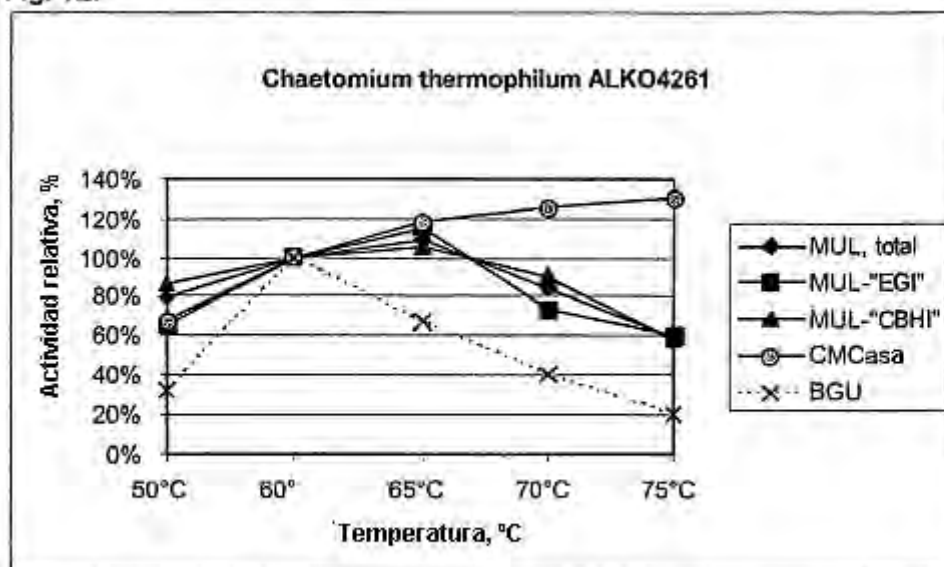


Fig. 1F.

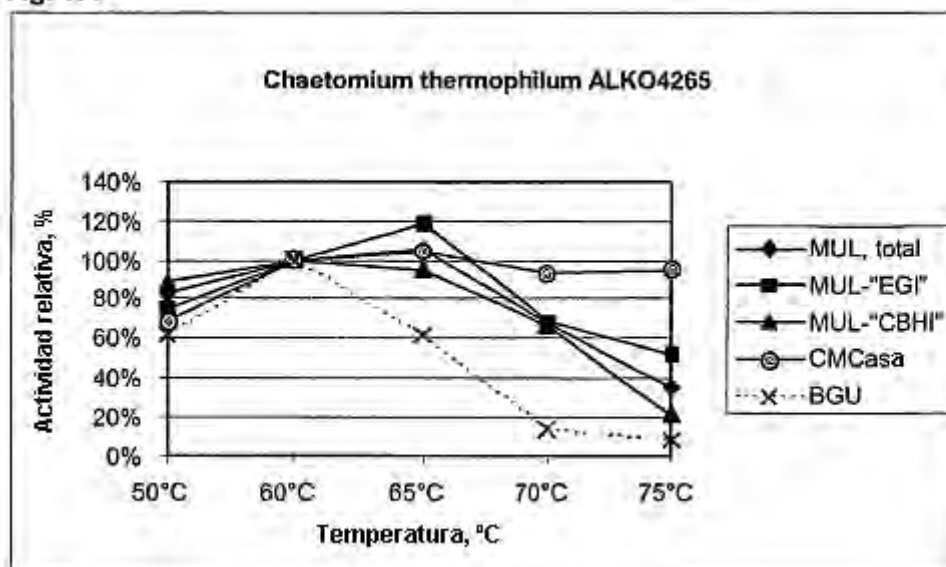


Fig. 2.

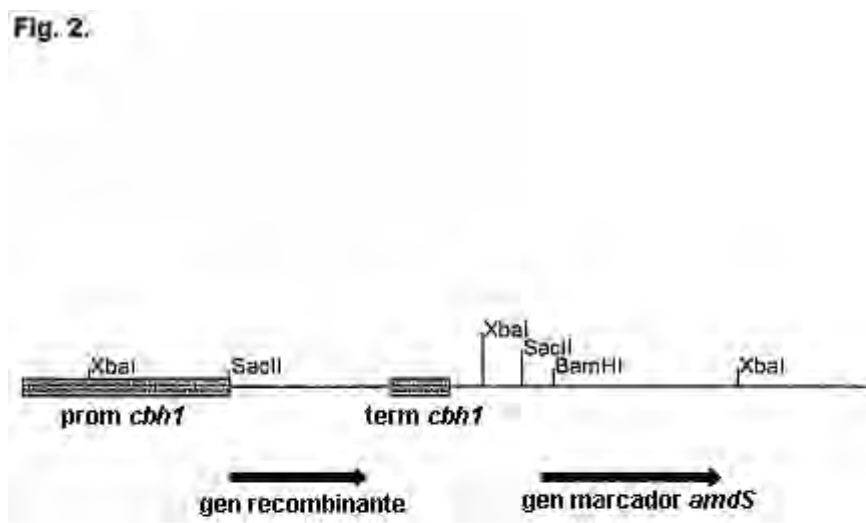


Fig. 3A.

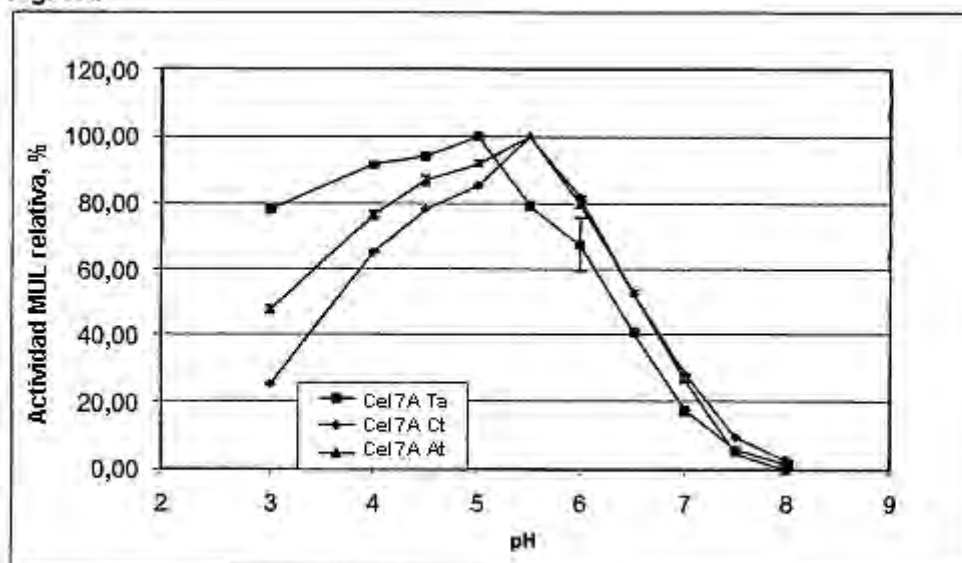


Fig. 3B.

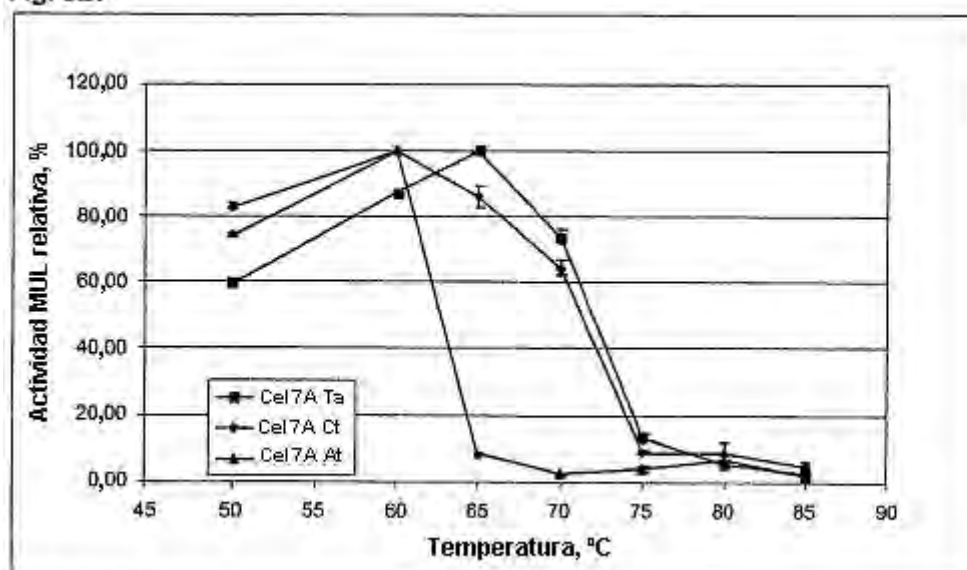


Fig. 4A.

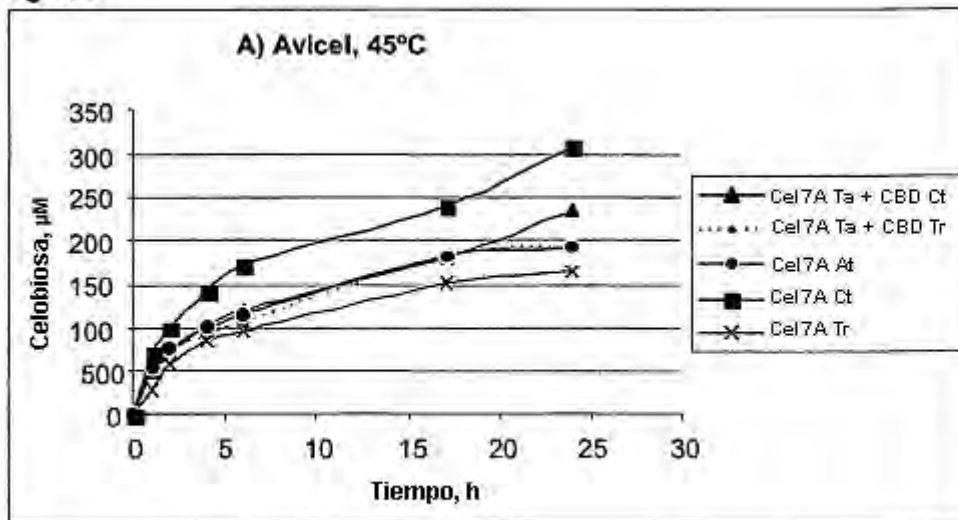


Fig. 4B.

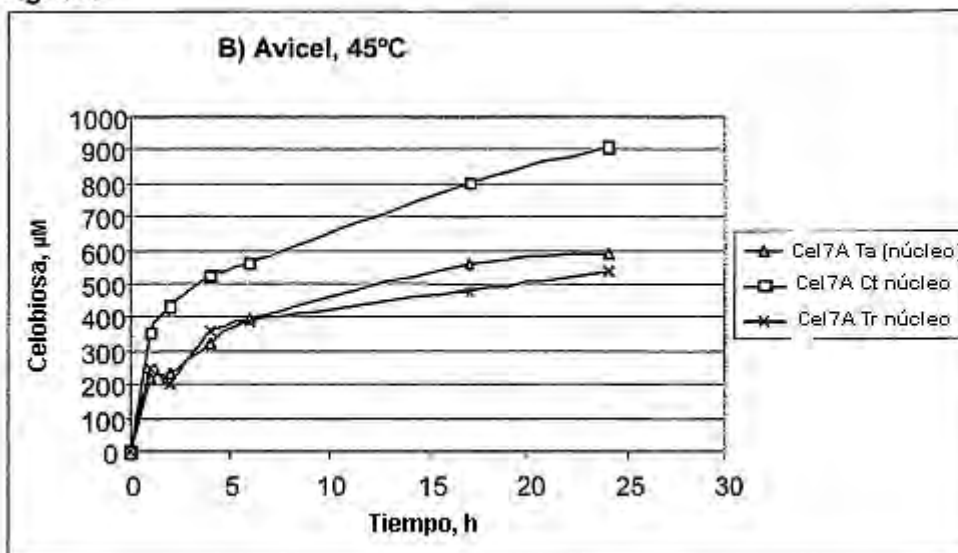


Fig. 5A.

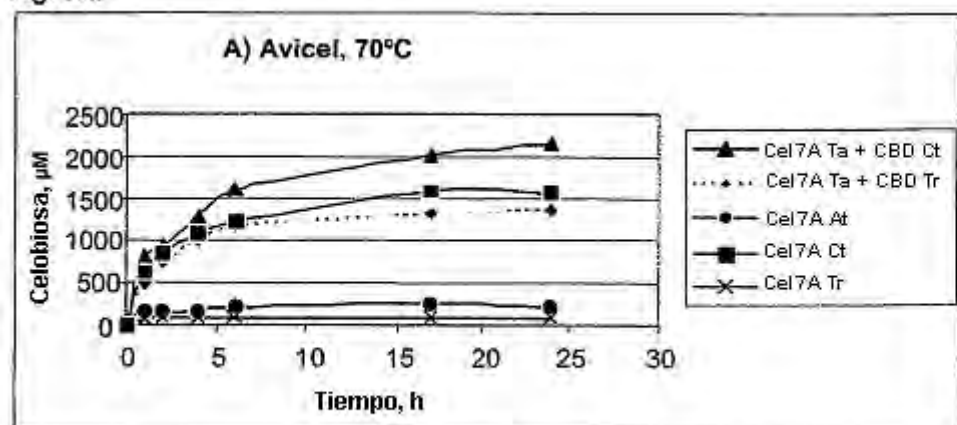


Fig. 5B.

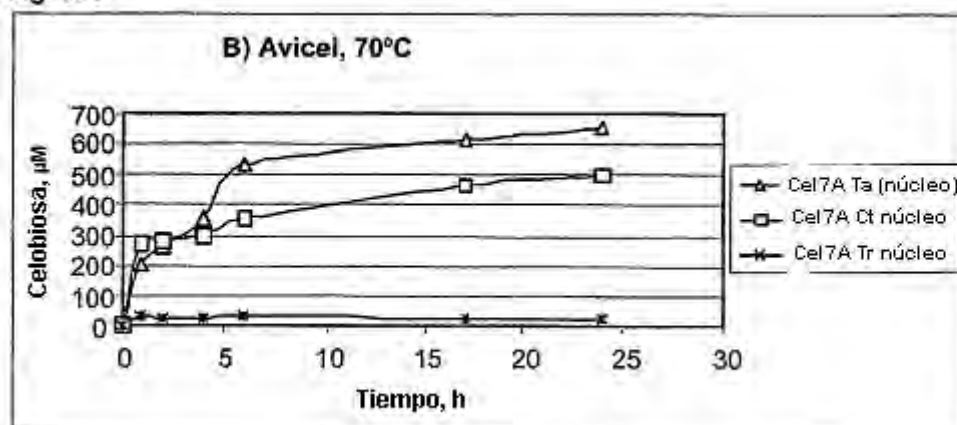


Fig. 6A.

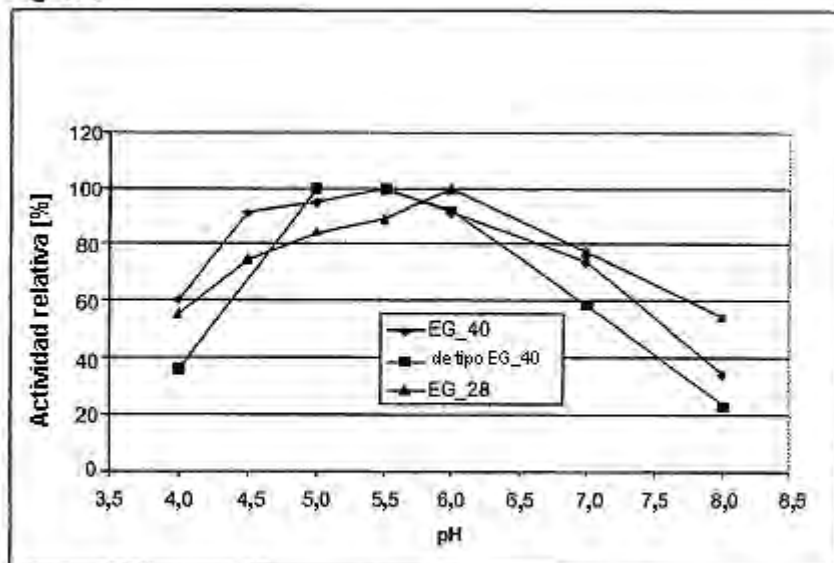


Fig. 6B.

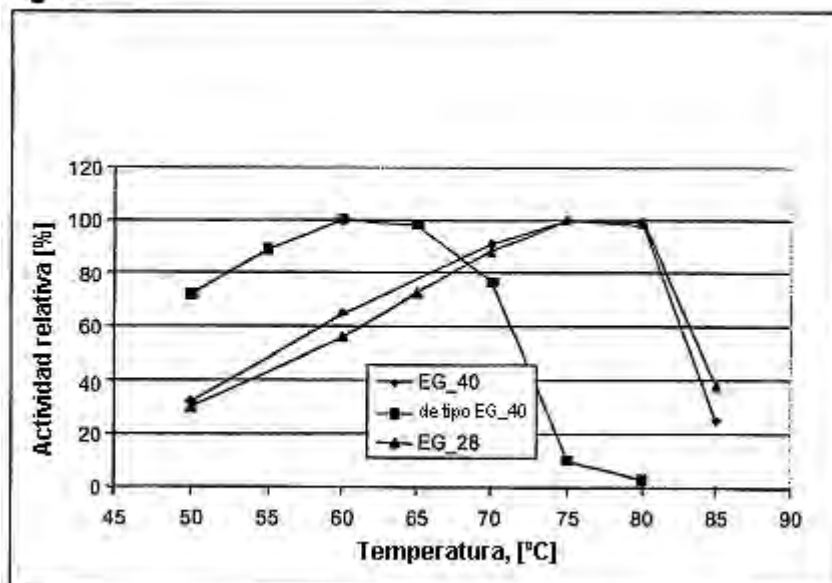


Fig. 7A.

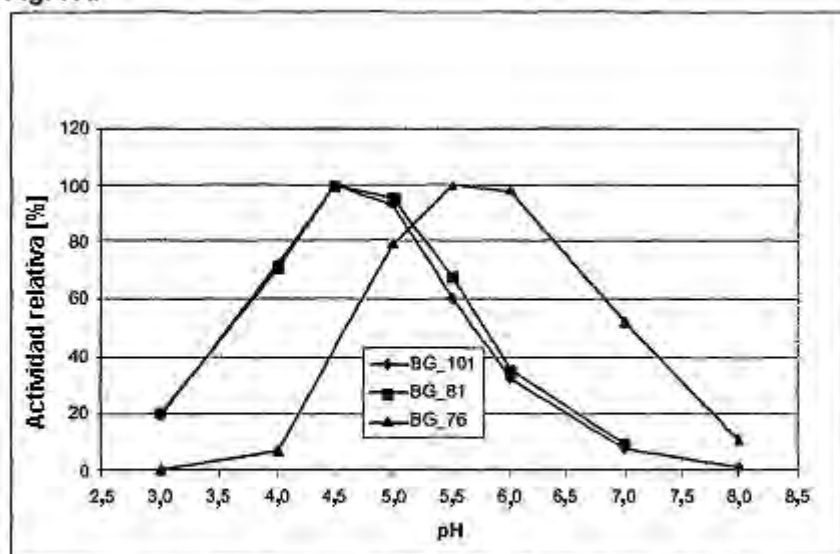


Fig. 7B.

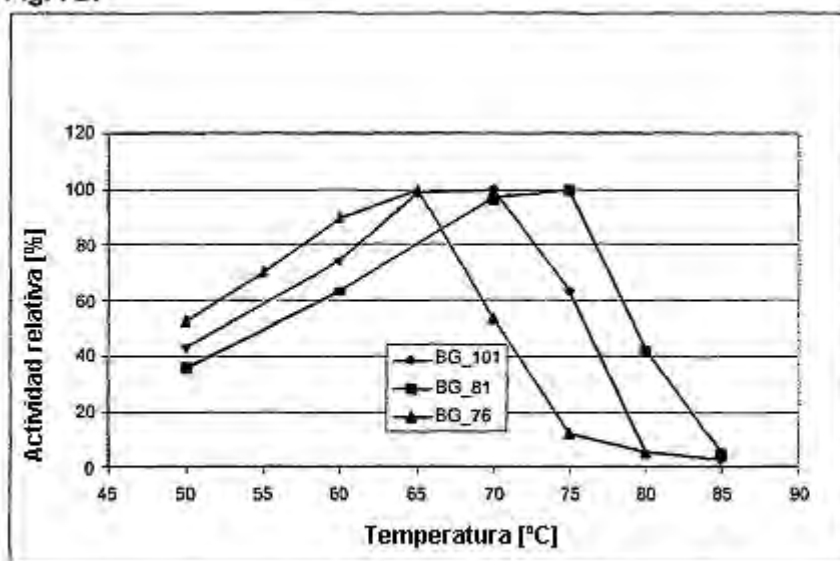


Fig. 8A.

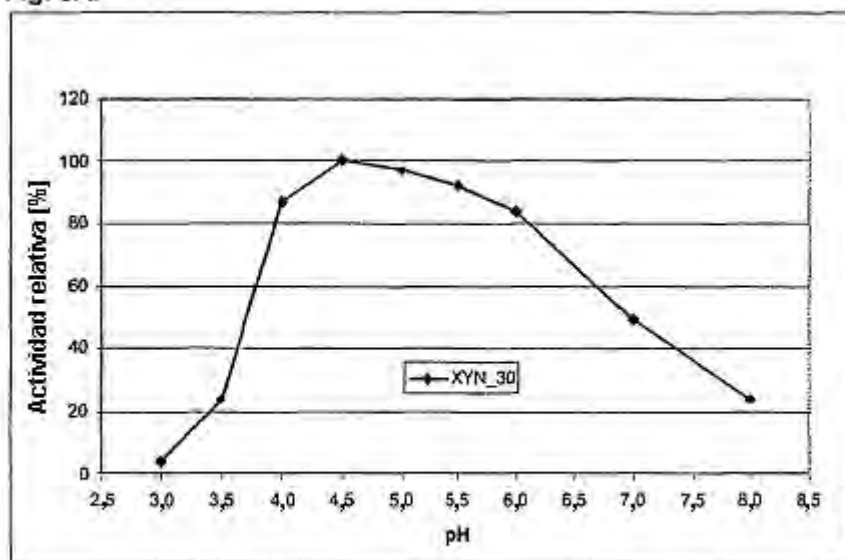


Fig 8B.

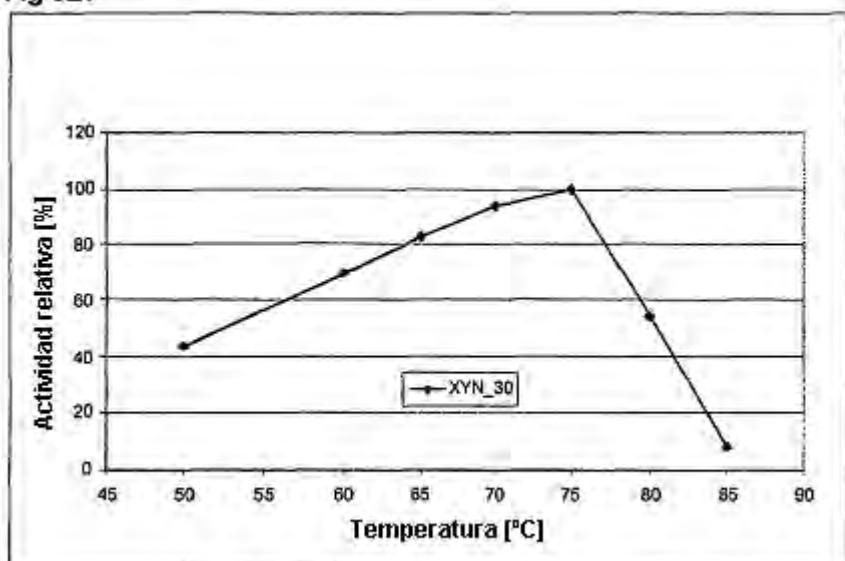


Fig. 9.

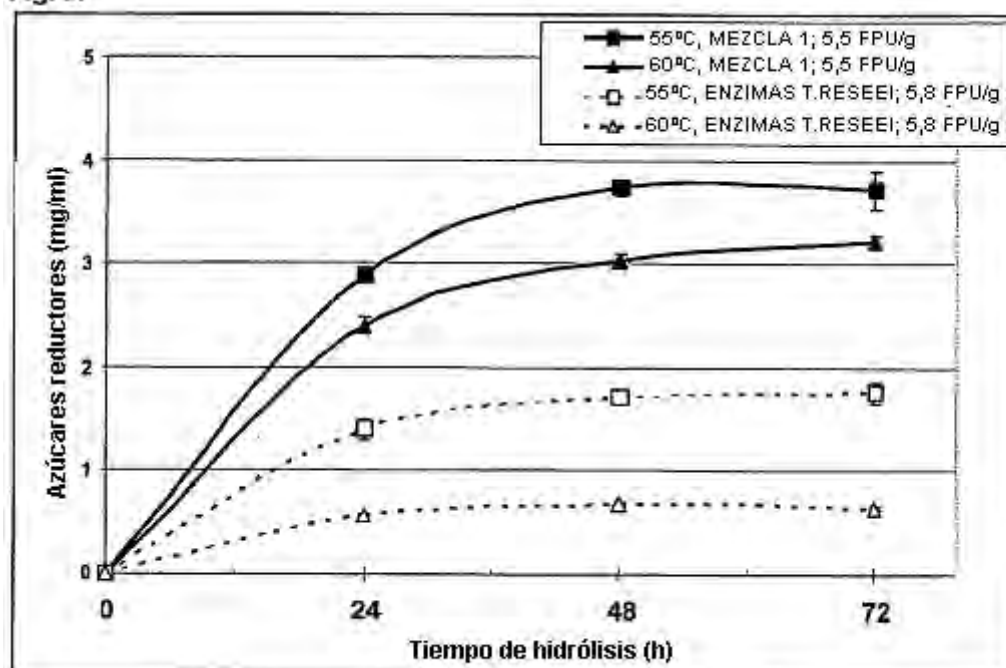


Fig. 10.

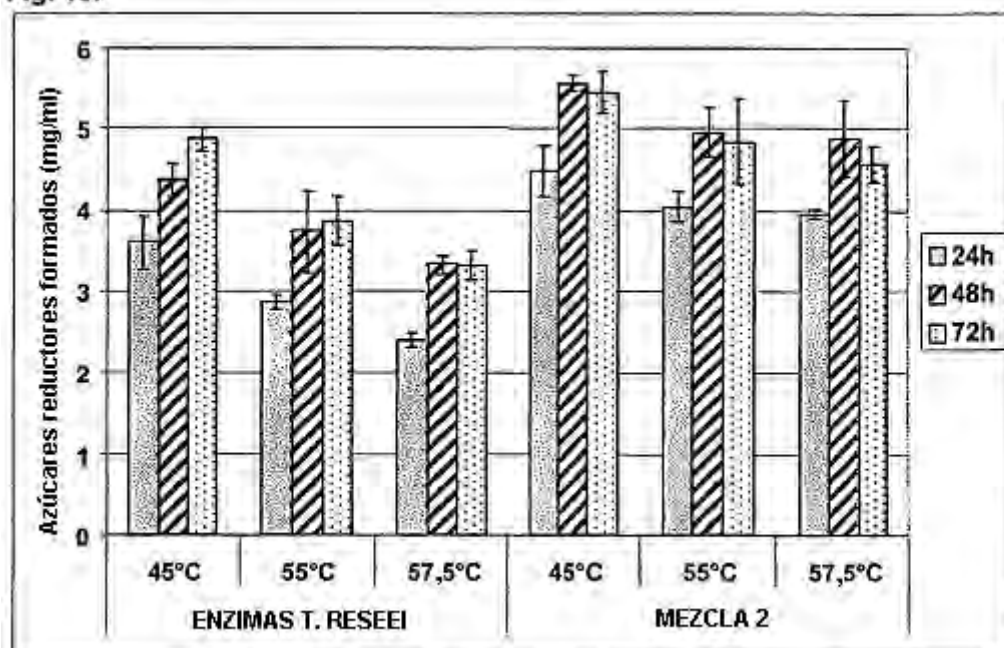


Fig. 11.

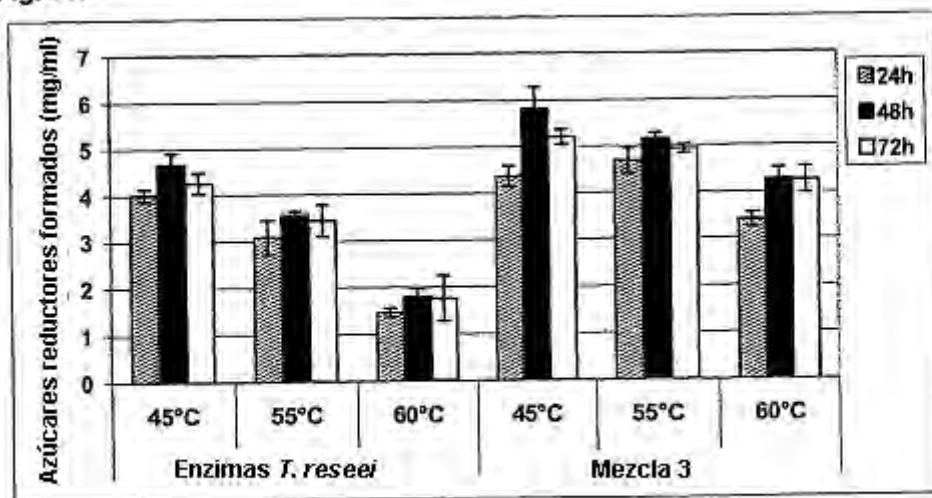


Fig. 12.

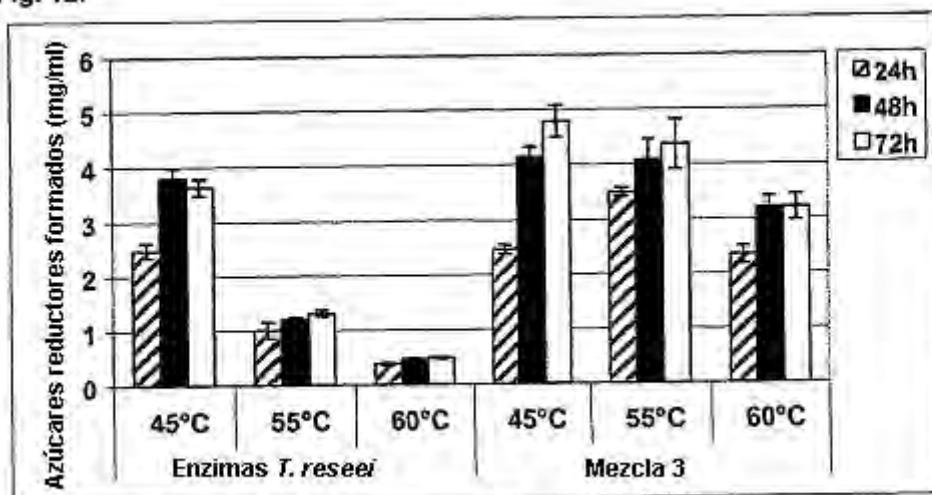


Fig. 13.

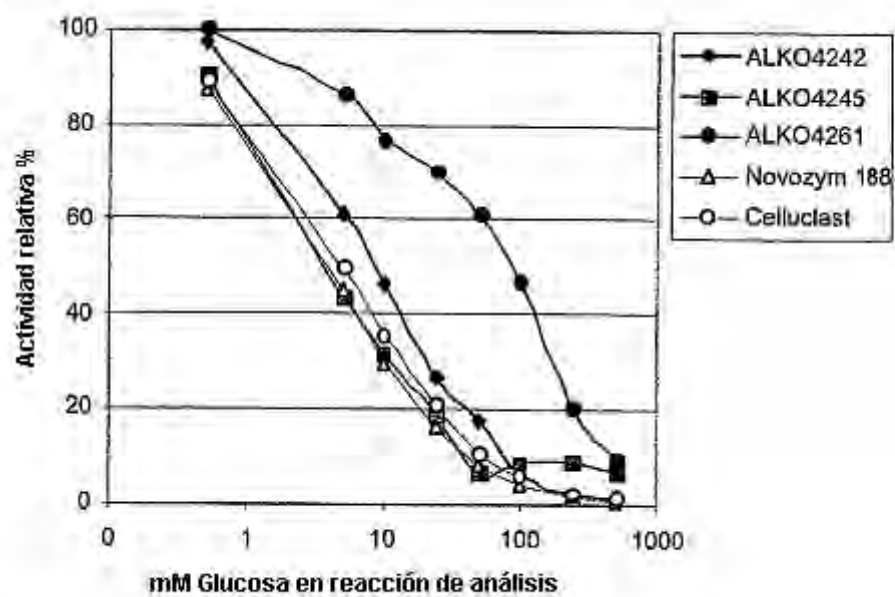


Fig. 14.

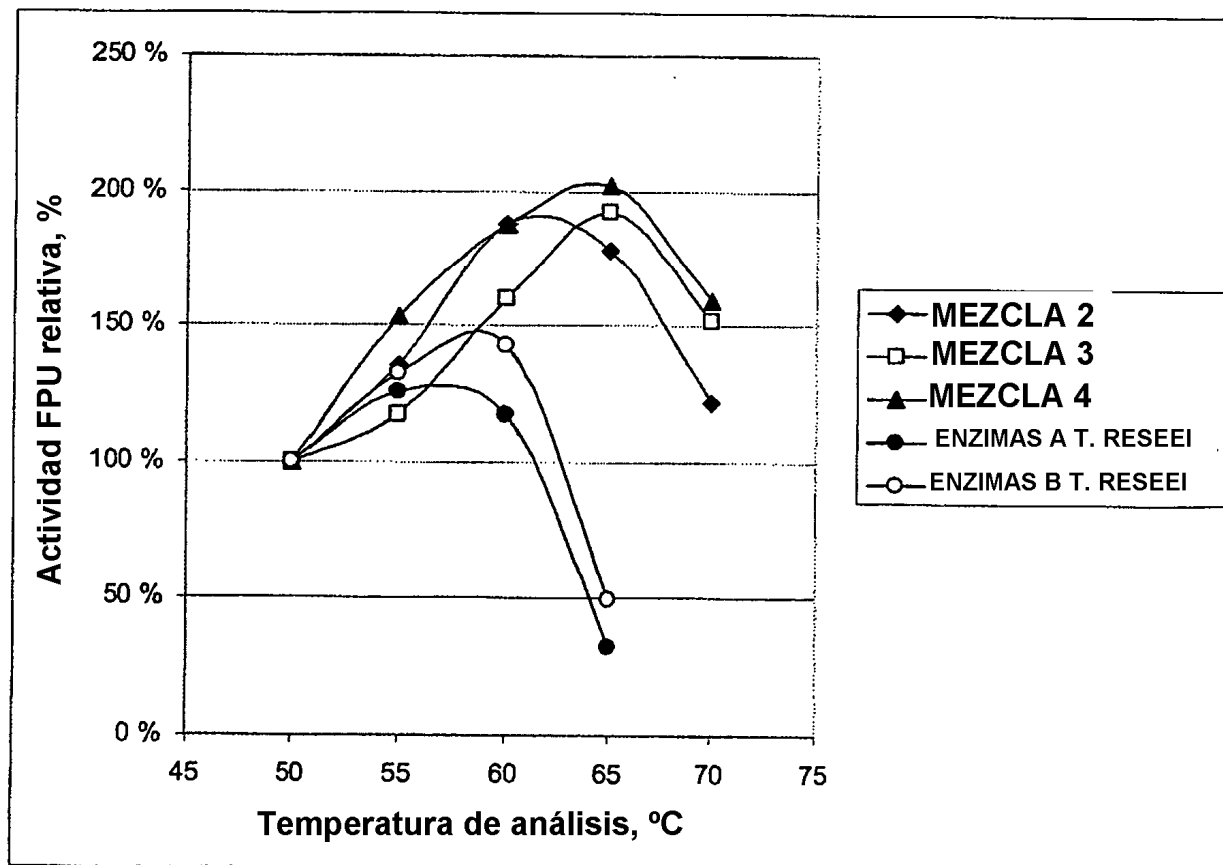


Fig. 15.

