ESPAÑA



11) Número de publicación: 2 383 366

51 Int. Cl.: C12N 9/26 C12N 15/56

(2006.01) (2006.01)

12 TRADUCCIÓN DE PATENTE EUROPEA

T3

- 96 Número de solicitud europea: 04756144 .4
- 96 Fecha de presentación: 25.06.2004
- 97 Número de publicación de la solicitud: 1648996
 97 Fecha de publicación de la solicitud: 26.04.2006
- 54 Título: Enzimas para el tratamiento de almidón
- (30) Prioridad: 25.06.2003 DK 200300949 25.06.2003 US 482589 P 29.07.2003 US 490751 P 14.10.2003 US 511044 P

24.10.2003 DK 200301568 27.10.2003 US 514854 P 10.05.2004 US 569862 P

- (45) Fecha de publicación de la mención BOPI: **20.06.2012**
- 45 Fecha de la publicación del folleto de la patente: 20.06.2012

(73) Titular/es:

NOVOZYMES A/S KROGSHÖJVEJ 36 2880 BAGSVAERD, DK y NOVOZYMES NORTH AMERICA, INC.

72 Inventor/es:

TAIRA, Rikako; TKAGI, Shinobu; HJORT, Carsten; VIKSO-NIELSEN, Anders; ALLAIN, Eric; UDAGAWA, Hiroaki; FUKUYAMA, Shiro y MATSUI, Tomoko

(74) Agente/Representante:

Tomas Gil, Tesifonte Enrique

ES 2 383 366 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

Enzimas para el tratamiento de almidón

5 CAMPO DE LA INVENCIÓN

[0001] La presente invención se refiere, entre otras cosas, a una enzima comprendiendo un módulo de unión a carbohidratos ("CBM") y un dominio catalítico de alfa-amilasa. La enzima puede ser un híbrido entre un módulo de unión a carbohidratos ("CBM") y una alfa-amilasa o la enzima puede ser una variante de una enzima progenitora comprendiendo un módulo de unión a carbohidratos ("CBM") y un dominio catalítico de alfa-amilasa. La invención también se refiere al uso de la enzima en un proceso de licuefacción de almidón en el que almidón se degrada en fragmentos más pequeños de oligo- y/o polisacáridos.

ANTECEDENTES DE LA INVENCIÓN

15

20

30

35

40

10

[0002] Un gran número de enzimas y procesos se han descrito para convertir almidón en hidrolizados de almidón, tal como maltosa, glucosa o jarabes de especialidad, bien para uso como edulcorantes o como precursores para otros sacáridos tal como fructosa. Glucosa puede también ser fermentada a etanol u otros productos de fermentación, tales como ácido cítrico, glutamato monosódico, ácido glucónico, gluconato de sodio, gluconato de calcio, gluconato de potasio, glucono delta lactona, o eritorbato de sodio, ácido itacónico, ácido láctico, ácido glucónico; cetonas; aminoácidos, ácido glutámico (monoglutaminato de sodio), penicilina, tetraciclina, enzimas, vitaminas, tal como riboflavina, B12, beta-caroteno u hormonas.

[0003] El almidón es un polímero de peso molecular alto que consiste en cadenas de unidades de glucosa.

Normalmente consiste en aproximadamente 80% de amilopectina y 20% de amilosa. La amilopectina es un polisacárido ramificado en el que cadenas lineales de residuos de alfa-1,4 D-glucosa se unen por enlaces alfa-1,6 glucosídicos.

[0004] La amilosa es un polisacárido lineal hecho de unidades de D-glucopiranosa unidas por enlaces alfa-1,4 glucosídicos. En el caso de la conversión del almidón en un hidrolizado de almidón soluble, el almidón es despolimerizado. El proceso de despolimerización convencional consiste en un paso de gelatinización y dos pasos de proceso consecutivos, a saber, un proceso de licuefacción y un proceso de sacarificación.

[0005] Almidón granular consiste en gránulos microscópicos, que son insolubles en agua a temperatura ambiente. Cuando un compuesto de almidón acuoso se calienta, los gránulos se hinchan y finalmente estallan, dispersando las moléculas de almidón en la solución. Durante este proceso de "gelatinización" hay un aumento espectacular en la viscosidad. Como el nivel de sólidos es de 30-40% en un proceso industrial típico, el almidón tiene que ser diluido o "licuado" de modo que puede ser manejado. Esta reducción en la viscosidad se obtiene hoy principalmente por degradación enzimática. Durante el paso de licuefacción, el almidón de cadena larga se degrada en unidades lineales y más pequeñas ramificadas (maltodextrinas) por una alfa-amilasa. El proceso de licuefacción se realiza típicamente a aproximadamente 105-110°C durante aproximadamente de 5 a 10 minutos seguidos de aproximadamente a 1-2 horas a aproximadamente 95°C. La temperatura se disminuye luego a 60°C, una glucoamilasa o una beta-amilasa y opcionalmente una enzima desramificante, tal como una isoamilasa o una pululanasa se agregan, y el proceso de sacarificación sigue durante aproximadamente 24 a 72 horas.

[0006] Será evidente de la discusión anterior que el proceso de conversión de almidón convencional consume mucha energía debido a los requisitos diferentes en cuanto a temperatura durante los distintos pasos. Es así deseable poder seleccionar y/o diseñar las enzimas usadas en el proceso de modo que el proceso total puede ser realizado sin tener que gelatinizar el almidón. Tales procesos son el sujeto de las patentes US4591560, US4727026 y US4009074 y EP0171218, y la solicitud de patente danesa 2003 00949. La presente invención divulga una nueva enzima híbrida y una modificación genética de una enzima de tipo salvaje diseñada para este tipo de procesos y comprendiendo una secuencia de aminoácidos de un CBM y una secuencia de aminoácidos de una enzima degradante de almidón fúngica. Enzimas híbridas son el sujeto de WO9814601, WO0077165 y solicitud de patente danesa 2003 00949.

[0007] Kaneko *et al. Journal of Fermentation and Bioengineering, Vol. 81, No 4, p. 292-298, 1996*, se refiere clonación y determinación de la secuencia de nucleótidos de un gen que codifica una alfa-amilasa ácida estable derivada de *Aspergillus kawachii* comprendiendo un módulo catalítico y un módulo de unión a carbohidratos.

RESUMEN DE LA INVENCIÓN

[0008] La invención proporciona en un primer aspecto una enzima híbrida que comprende una secuencia de aminoácidos de un módulo catalítico y una secuencia de aminoácidos de un módulo de unión a carbohidratos tal y como se define en la reivindicación 1.

[0009] En otros aspectos, la invención proporciona una secuencia de ADN aislada que codifica la enzima híbrida del primer aspecto, una construcción de ADN comprendiendo la secuencia de ADN que codifica la enzima híbrida del primer aspecto, un vector de expresión comprendiendo la secuencia de ADN que codifica la enzima híbrida del primer aspecto,

y una célula huésped transformada con un vector; esta célula huésped es capaz de expresar la secuencia de ADN que codifica la enzima híbrida del primer aspecto.

[0010] En otro aspecto la invención proporciona un método para almidón licuefactante, donde un sustrato de almidón gelatinizado o granular se trata en medio acuoso con la enzima híbrida del primer aspecto de la invención.

DESCRIPCIÓN DETALLADA DE LA INVENCIÓN

5

10

15

20

40

45

50

55

60

65

[0011] El término "almidón granular" se entiende como almidón crudo sin cocer, es decir, almidón que no ha sido sometido a una gelatinización. El almidón se forma en plantas como gránulos ínfimos insolubles en agua. Estos gránulos se conservan en almidones a temperaturas inferiores a la temperatura de gelatinización inicial. Cuando se pone en agua fría, los granos pueden absorber una pequeña cantidad del líquido. Hasta de 50°C a 70°C el hinchamiento es reversible, el grado de reversibilidad depende del almidón particular. Con temperaturas más altas un hinchamiento irreversible llamado gelatinización empieza.

[0012] El término "temperatura de gelatinización inicial" se entiende como la temperatura mínima en la que gelatinización del almidón comienza. Almidón calentado en agua empieza a gelatinizar entre 50°C y 75°C; la temperatura exacta de gelatinización depende del almidón específico y puede determinarse fácilmente por el experto en la materia. Así, la temperatura de gelatinización inicial puede variar según las especies de planta, la variedad particular de las especies de planta al igual que con las condiciones de crecimiento. En el contexto de esta invención la temperatura de gelatinización inicial de un almidón dado es la temperatura en la que birrefringencia se pierde en 5% de los gránulos de almidón que usan el método descrito por Gorinstein. S. y Lii. *C., Starch/Stärke, Vol. 44 (12) pp. 461-466 (1992).*

[0013] El término "hidrolizado de almidón soluble" se entiende como los productos solubles de los procesos de la invención y puede comprender mono-, di- y oligosacáridos, tales como glucosa, maltosa, maltodextrinas, ciclodextrinas y cualquier mezcla de estas. Preferiblemente al menos 90%, 91%, 92%, 93%, 94%, 95%, 96%, 97% o 98% de los sólidos secos del almidón granular se convierten en un hidrolizado de almidón soluble.

[0014] El término "homología" de polipéptido se entiende como el grado de identidad entre dos secuencias que indican una derivación de la primera secuencia desde la segunda. La homología puede determinarse adecuadamente mediante programas informáticos conocidos en la técnica tal como GAP proporcionado en el paquete de programa GCG (Program Manual for the Wisconsin Package, Version 8, August 1994, Genetics Computer Group, 575 Science Drive, Madison, Wisconsin, USA 53711) (Needleman, S.B. and Wunsch, C.D., (1970), *Journal of Molecular Biology, 48, 443-453*). Los siguientes ajustes para comparación de secuencia de aminoácidos se usan: penalización de creación de GAP de 3,0 y penalización de extensión de GAP de 0,1. La parte pertinente de la secuencia de aminoácidos para la determinación de homología es el polipéptido maduro, es decir, sin el péptido señal.

Enzimas híbridas

[0015] La presente invención se refiere a enzimas híbridas tal y como se define en la reivindicación 1. Números de clasificación enzimáticos (números EC) referidos en la presente especificación con reivindicaciones están en conformidad con *Recommendations* (1992) del Nomenclature Committee of the International Union of Biochemistry y Molecular Biology, Academic Press Inc, 1992.

[0016] Enzimas híbridas o unas enzimas de tipo salvaje genéticamente modificadas, como denominadas en este caso, incluyen especies comprendiendo una secuencia de aminoácido de una enzima alfa-amilolítica (EC 3.2.1.1) enlazada (es decir, unida de manera covalente) a una secuencia de aminoácidos comprendiendo un módulo de unión a carbohidratos (CBM).

[0017] Enzimas híbridas conteniendo CBM, al igual que descripciones detalladas de la preparación y purificación de estas, se conocen en la técnica [ver, por ejemplo, WO 90/00609, WO 94/24158 y WO 95/16782, al igual que Greenwood et al. Biotechnology and Bioengineering 44 (1994) pp. 1295-1305]. Pueden, por ejemplo, prepararse por trasformación en una célula huésped de una construcción de ADN comprendiendo al menos un fragmento de ADN que codifica el módulo de unión a carbohidratos ligado, con o sin un enlazador, a una secuencia de ADN que codifica la enzima de interés, y cultivando la célula huésped transformada para expresar el gen fundido. El producto resultante recombinante (enzima híbrida), frecuentemente referida a en la técnica como un "proteína de fusión", puede describirse por la siguiente fórmula general:

A-CBM-MR-X

[0018] En la fórmula anterior, un-CBM es la región N-terminal o C-terminal de una secuencia de aminoácidos comprendiendo al menos el módulo de unión a carbohidratos (CBM) *per se.* MR es la región mediana (el "enlazador") y X es la secuencia de residuos de aminoácidos de un polipéptido codificado por una secuencia de ADN que codifica la enzima (o otra proteína) al que el CBM debe unirse.

[0019] La fracción A puede estar bien ausente (de manera que un-CBM es un CBM *per se*, es decir, no comprende ninguno de los residuos de aminoácidos otros que aquellos que constituyen el CBM) o puede ser una secuencia de uno o más residuos de aminoácido (funcionando como una extensión terminal del CBM *per se*). El enlazador (MR) puede ser un enlace, o un grupo de conexión corto comprendiendo de aproximadamente 2 a aproximadamente 100 átomos de carbono, en particular, de 2 a 40 átomos de carbono. No obstante, el MR es preferiblemente una secuencia de aproximadamente 2 a aproximadamente 100 residuos de aminoácidos, más preferiblemente de 2 a 40 residuos de aminoácidos, tal como de 2 a 15 residuos de aminoácidos.

[0020] La fracción X puede constituir la región N-terminal o C-terminal de la enzima híbrida global.

[0021] Será así evidente como arriba que el CBM en una enzima híbrida del tipo en cuestión puede situarse C-terminalmente, N-terminal o internamente en la enzima híbrida.

Secuencia enlazadora

5

10

15

45

50

60

65

[0022] La secuencia enlazadora puede ser cualquier secuencia enlazadora adecuada. En formas de realización preferidas, la secuencia enlazadora deriva de AMG de *Athelia rolfsii*, del AMG de *A. niger* o de la alfa-amilasa de *A. kawachii* tal como una secuencia enlazadora seleccionada de la lista que consiste en enlazador AMG de *A. niger*. T G G T T T T T T T G S G S V T S T S K T T A T A S K T S T S S T S A (SEC ID NO:26), enlazador de alfa-amilasa de *A. kawachii*: T T T T T T A A A T S T S K A T T S S S S S S A A A T T S S S (SEC ID NO:27), enlazador AMG de *Atalia rolfsii*: G A T S P G G S S G S (SEC ID NO:28), y el enlazador PEPT: P E P T P E P T (SEC ID NO:29). En otra forma de realización preferida, las enzimas híbridas tienen una secuencia enlazadora que difiere de la secuencia de aminoácidos mostrada en las SEC ID NO:26, SEC ID NO:27, SEC ID NO:28, o SEC ID NO:29 en no más de 10 posiciones, no más de 9 posiciones, no más de 8 posiciones, no más de 2 posiciones, o incluso no más de 1 posición.

Módulos de unión a carbohidratos

- 30 [0023] Un módulo de unión a carbohidratos (CBM), o como frecuentemente es referido, un dominio de unión a carbohidratos (CBD), es una secuencia de aminoácidos de polipéptidos que se une preferentemente a un poli u oligosacárido (carbohidrato), frecuentemente, pero no necesariamente exclusivamente, a una forma insoluble en agua (incluyendo cristalino) de esta.
- [0024] CBM derivados de enzimas que degradan almidón son frecuentemente referidos como módulos de unión a almidón o SBM (CBM que pueden ocurrir en determinadas enzimas amilolíticas, tales como glucoamilasas determinadas, o en enzimas tales como ciclodextrin glucanotransferasas, o en alfa-amilasas). Asimismo, otras subclases de CBM abarcarían, por ejemplo, módulos de enlace de celulosa (CBM de enzimas celulolíticas), módulos de unión de quitina (CBM que típicamente ocurren en quitinasas), módulos de unión de xilano (CBM que típicamente ocurren en xilanasas), módulos de unión de manano (CBM que típicamente ocurren en mananasas). SBM son frecuentemente referidos como SBD (dominios de unión de almidón)
 - [0025] CBM se encuentran como partes integrales de polipéptidos grandes o proteínas que consisten en dos o más regiones de secuencia de aminoácidos de polipéptidos, especialmente en enzimas hidrolíticas (hidrolasas) que típicamente comprenden un módulo catalítico con el sitio activo para hidrólisis de sustrato y un módulo de unión a carbohidratos (CBM) para unión al sustrato del carbohidrato en cuestión. Tales enzimas pueden comprender más de un módulo catalítico y uno, dos o tres CBM, y opcionalmente además comprenden una o más regiones de secuencia de aminoácidos de polipéptidos que conectan el CBM(s) con el módulo(s) catalítico, una región del último tipo normalmente denominado "enlazador". Ejemplos de enzimas hidrolíticas comprendientdo un CBM, algunos de los cuales ya se han mencionado anteriormente, son celulasas, xilanasas, mananasas, arabinofuranosidasas, acetilesterasas y quitinasas. CBM se han encontrado también en algas, por ejemplo, estarle en la alga roja *Porphyra purpurea* en forma de una proteína de unión de polisacáridos no hidrolítica.
- [0026] En la proteínas/polipéptidos en los que CBM ocurren (p. ej. enzimas, típicamente enzimas hidrolíticas), un CBM se puede localizar en el N o C terminal o en una posición interna.
 - [0027] Esta parte de un polipéptido o proteína (p. ej. enzima hidrolítica) que constituye un CBM per se típicamente consiste en más de aproximadamente 30 y menos de aproximadamente 250 residuos de aminoácidos. El "módulo de unión a carbohidratos de familia 20" o un módulo CBM-20 se define en el contexto de esta invención como una secuencia de aproximadamente 100 aminoácidos con al menos 45% de homología al módulo de unión a carbohidratos (CBM) del polipéptido descrito en la figura 1 por Joergensen et al (1997) en Biotechnol. Lett. 19:1027-1031. El CBM comprende los últimos 102 aminoácidos del polipéptido, es decir, la subsecuencia de aminoácido 582 a aminoácido 683. La numeración de familias de hidrolasa glucósida aplicada en esta descripción sigue el concepto de Coutinho, P.M. & Henrissat, B. (1999) CAZy servidor Carbohydrate-Active Enzymes en la URL: http://afmb.cnrs-mrs.fr/?cazy/CAZY/index.html o alternativamente Coutinho, P.M. & Henrissat, B. 1999; The modular structure of cellulases and other carbohydrate-active enzymes: an integrated database approach. En "Genetics, Biochemistry and

Ecology of Cellulose Degradation", K. Ohmiya, K. Hayashi, K. Sakka, Y. Kobayashi, S. Karita and T. Kimura eds., Uni Publishers Co., Tokyo, pp. 15-23, and Bourne, Y. & Henrissat, B. 2001; *Glycoside hydrolases and glycosyltransferases: families and functional modules, Current Opinion in Structural Biology 11:593-600.*

5 [0028] Ejemplos de enzimas que comprenden un CBM son alfa-amilasas, alfa-amilasas maltogénicas, celulasas, xilanasas, mananasas, arabinofuranosidasas, acetilesterasas y quitinasas. Además, CBM incluyen CBM que derivan de glucoamilasas (EC 3.2.1.3) o de CGTasas (EC 2.4.1.19).

[0029] A este respecto, técnicas adecuadas para el aislamiento de los genes pertinentes se conocen bien en la técnica.

[0030] Preferido para la invención es CBM de módulo de unión a carbohidratos de familia 20. CBM de módulo de unión a carbohidratos de familia 20 adecuados para la invención se pueden derivar de la alfa-amilasa de *Aspergillus kawachii* (EMBL:#AB008370) al igual que CBM teniendo al menos 90% de homología a la secuencia de aminoácidos de la SEC ID NO:6.

[0031] Una vez que una secuencia de nucleótidos que codifica la región de enlace de sustratos (enlace de carbohidratos) ha sido identificada, bien como ADNc o ADN cromosómico, puede luego ser manipulada en una variedad de vías para fundir esta a una secuencia de ADN que codifica la enzima de interés. El fragmento de ADN que codifica la secuencia de aminoácidos de unión a carbohidratos y el ADN que codifica la enzima de interés se ligan luego con o sin un enlazador. El ADN ligado resultante puede luego ser manipulado en una variedad de vías para conseguir la expresión.

Secuencia alfa-amilolítica

10

15

20

30

35

40

45

50

55

60

65

25 [0032] Según la invención el dominio catalítico es una alfa-amilasa que se puede derivar de *Aspergillus niger* que consiste en la secuencia de aminoácidos mostrada en la SEC ID NO:8

[0033] Una enzima híbrida de la invención consiste en el módulo catalítico de alfa-amilasa ácida de *A. niger* con la secuencia mostrada en la SEC ID NO:8 y el enlazador de alfa-amilasa *de A. kawachii* y CBM (SEC ID NO:6).

Vectores de expresión

[0034] La presente invención también se refiere a vectores de expresión recombinantes que pueden comprender una secuencia de ADN que codifica la enzima híbrida, un promotor, una secuencia de péptido señal y señales traduccionales y transcripcionales de parada. Los varios ADN y secuencias de control anteriormente descritos pueden juntarse para producir un vector de expresión recombinante que puede incluir uno o más sitios de restricción convenientes para permitir inserción o sustitución de la secuencia de ADN que codifica el polipéptido en tales sitios. Alternativamente, la secuencia de ADN de la presente invención se puede expresar por inserción de la secuencia de ADN o una construcción de ADN comprendiendo la secuencia en un vector apropiado para la expresión. En la creación del vector de expresión, la secuencia codificante se localiza en el vector de modo que la secuencia codificante se une operativamente con las secuencias de control apropiadas para la expresión, y posiblemente secreción.

[0035] El vector de expresión recombinante puede ser cualquier vector (p. ej. un plásmido o virus), que puede ser convenientemente sometido a procedimientos de ADN recombinante y puede provocar la expresión de la secuencia de ADN. La elección del vector típicamente dependerá de la compatibilidad del vector con la célula huésped en la que el vector debe ser introducido. Los vectores puede ser plásmidos lineales o circulares cerrados. El vector puede ser un vector de replicación autónoma, es decir, un vector que existe como una entidad extracromosómica, la replicación del cual es independiente de replicación cromosómica, por ejemplo, un plásmido, un elemento extracromosómico, un minicromosoma, un cósmido o un cromosoma artificial. El vector puede contener cualquier medio para asegurar autorreplicación. Alternativamente, el vector puede ser uno que, cuando se introduce en la célula huésped, se integra en el genoma y se replica con el cromosoma(s) en el que ha sido integrado. El sistema de vector puede ser un único vector o plásmido o dos o más vectores o plásmidos que juntos contienen el ADN total para ser introducido en el genoma de la célula huésped, o un transposón.

Marcadores

[0036] Los vectores de la presente invención preferiblemente contienen uno o más marcadores seleccionables, que permiten selección fácil de células transformadas. Una etiqueta seleccionable es un gen, el producto del cual proporciona para resistencia biocida o vírica, resistencia a metales pesados, prototrofía para auxótrofos y similares.

[0037] Ejemplos de marcadores seleccionables para uso en una célula huésped de hongo filamentoso pueden ser seleccionados del grupo incluyendo, pero no limitado a, amdS (acetamidasa), argB (ornitina-carbamoiltransferasa), bar (fosfonitricina acetiltransferasa), hygB (higromicina fosfotransferasa), niaD (nitrato-reductasa), pyrG (orotidina-5'-fosfato-descarboxilasa), sC (sulfato adeniltransferasa), trpC (antranilato sintasa), y marcadores de resistencia de glufosinato, al igual que equivalentes de otras especies. Preferido para uso en una célula de *Aspergillus* son los marcadores amdS y pyrG de *Aspergillus nidulans* o *Aspergillus oryzae* y el marcador de bar de *Streptomyces hygroscopicus*. Además,

selección se puede realizar por cotransformación, por ejemplo, como se describe en WO 91/17243, donde el marcador seleccionable está sobre un vector separado.

[0038] Los vectores de la presente invención preferiblemente contienen un elemento(s) que permite integración estable del vector en el genoma de la célula huésped o replicación autónoma del vector en la célula independiente del genoma de la célula.

[0039] Los vectores de la presente invención se pueden integrar en el genoma de la célula huésped cuando se introducen en una célula huésped. Para integración, el vector puede depender de la secuencia de ADN que codifica el polipéptido de interés o cualquier otro elemento del vector para integración estable del vector en el genoma por homólogos o ninguna recombinación homóloga. Alternativamente, el vector puede contener secuencias de ADN adicionales para dirigir integración por recombinación homóloga en el genoma de la célula huésped. Las secuencias de ADN adicionales permiten al vector integrarse en el genoma de la célula huésped en una ubicación(es) precisa en el cromosoma(s). Para aumentar la probabilidad de integración en una ubicación precisa, los elementos integracionales deberían preferiblemente contener un número suficiente de ADN, tal como de 100 a 1500 pares de bases, preferiblemente de 400 a 1500 pares de bases, y de forma más preferida de 800 a 1,500 pares de bases, que son altamente homólogos a la secuencia blanco correspondiente para mejorar la probabilidad de recombinación homóloga. Los elementos integracionales pueden ser cualquier secuencia que es homóloga a la secuencia blanco en el genoma de la célula huésped. Además, los elementos integracionales pueden ser secuencias de ADN codificantes o no codificantes. Por otro lado, el vector se puede integrar en el genoma de la célula huésped por recombinación nohomóloga. Estas secuencias de ADN pueden ser cualquier secuencia que es homóloga a una secuencia blanco en el genoma de la célula huésped, y, además, pueden ser secuencias codificantes o no codificantes.

[0040] Para replicación autónoma, el vector puede comprender además un origen de replicación permitiendo al vector replicar de manera autónoma en la célula huésped en cuestión.

[0041] El episómico replicando el AMA1 vector plásmido descrito en WO 00/24883 se puede usar.

[0042] Más de una copia de una secuencia de ADN que codifica un polipéptido de interés se puede insertar en la célula huésped para amplificar expresión de la secuencia de ADN. Amplificación estable de la secuencia de ADN se puede obtener integrando al menos una copia adicional de la secuencia en el genoma de la célula huésped usando métodos bien conocidos en la técnica y selección para transformantes.

[0043] Los procedimientos usados para unir los elementos anteriormente descritos para construir los vectores de expresión recombinantes de la presente invención se conocen por un experto en la técnica (ver, por ejemplo, Sambrook et al, 1989, Molecular Cloning, A Laboratory Manual, 2nd edition, Cold Spring Harbor, New York).

Células huésped

5

10

15

20

25

55

60

65

40 [0044] La célula huésped de la invención, bien comprendiendo una construcción de ADN o un vector de expresión comprendiendo la secuencia de ADN que codifica la enzima híbrida o una enzima de tipo salvaje genéticamente modificada, se usa ventajosamente como una célula huésped en la producción recombinante de la enzima híbrida o una enzima de tipo salvaje genéticamente modificada. La célula se puede transformar con un vector de expresión. Alternativamente, la célula se puede transformar con la construcción de ADN de la invención codificando la enzima híbrida o una enzima de tipo salvaje genéticamente modificada, convenientemente integrando la construcción de ADN (en una o más copias) en el cromosoma huésped. Integración de la construcción de ADN en el cromosoma huésped se puede realizar según métodos convencionales, por ejemplo, por recombinación homóloga o heteróloga.

[0045] La célula huésped puede ser cualquier célula procariota o eucariota apropiada, por ejemplo, una célula bacteriana, una célula de hongo filamentoso, una célula vegetal o una célula mamífera.

[0046] En una forma de realización preferida, la célula huésped es un hongo filamentoso representado por los siguientes grupos de *Ascomycota*, incluyendo, por ejemplo, *Neurospora*, *Eupenicillium* (=*Penicillium*), *Emericella* (=*Aspergillus*), *Eurotium* (=*Aspergillus*).

[0047] En una forma de realización más preferida, el hongo filamentoso incluye todas las formas filamentosas de la subdivisión *Eumycota* y <u>Oomycota</u> (como se define por Hawksworth *et al.* en *Ainsworth and Bisby's Dictionary of The Fungi, 8th edition, 1995, CAB International, University Press, Cambridge, UK.* Los hongos filamentosos se caracterizan por el hecho de un micelio vegetativo compuesto por quitina, celulosa, glucano, quitosano, manano y otros polisacáridos complejos. Crecimiento vegetativo es por alargamiento hifal y catabolismo de carbono es estrictamente aeróbico.

[0048] En una forma de realización aún más preferida, la célula huésped de hongo filamentoso es una célula de una especie de, pero no limitado a, una célula seleccionada del grupo que consiste en una cepa de una especie de Aspergillus, preferiblemente Aspergillus oryzae, Aspergillus niger, Aspergillus awamori, Aspergillus kawachii, o una cepa de Bacillus, o una cepa de Fusarium, tal como una cepa de Fusarium oxysporium, Fusarium graminearum (en el estado perfecto llamada Gribberella zeae, previamente Sphaeria zeae, sinónimo de Gibberella roseum y Gibberella roseum f.

sp. cerealis), o Fusarium sulphureum (en el estado perfecto llamada *Gribberella zeae*, sinónimo de *Gibberella puricaris*, sinónimo de *Fusarium trichothecioides*, *Fusarium bactridioides*, *Fusarium sambucium*, *Fusarium roseum y Fusarium roseum var. graminearum*), *Fusarium cerealis* (sinónimo de *Fusarium crookwellense*), o *Fusarium venenatum*.

[0049] En una forma de realización más preferida, la célula huésped de hongo filamentoso es una célula de una cepa de una especie de Aspergillus, preferiblemente Aspergillus oryzae, o Aspergillus niger.

[0050] La célula huésped puede ser una célula huésped de hongo filamentoso de tipo salvaje o una variante, un mutante o una célula huésped de hongo filamentoso genéticamente modificada. En una forma de realización preferida de la invención, la célula huésped es una proteasa deficitaria o cepa menos de proteasa. También específicamente contemplado es cepas de *Aspergillus*, tales como cepas de *Aspergillus* niger, genéticamente modificadas para disgregar o reducir expresión de glucoamilasa, alfa-amilasa ácida estable, alfa-1,6 transglucosidasa y actividades de proteasa.

Transformación de células huésped de hongo filamentoso

10

15

20

[0051] Células huésped de hongo filamentoso se pueden transformar por un proceso implicando formación de protoplasto, transformación de los protoplastos y regeneración de la pared celular en una manera conocida en la técnica. Procedimientos adecuados para transformación de células huésped de *Aspergillus* se describen en EP 238 023, EP 184 438, y Yelton *et al.* 1984, Proceedings of the National Academy of Sciences USA 81:1470-1474. Un método adecuado de transformación de especies de Fusarium se describe por Malardier *et al.* 1989, Gene 78:147-156 o US 6.060,305.

Aislamiento y clonación una secuencia de ADN que codifica una alfa-amilasa progenitora

- [0052] Las técnicas usadas para aislar o clonar una secuencia de ADN que codifica un polipéptido de interés se conocen en la técnica e incluyen aislamiento de ADN genómico, preparación de ADNc, o una combinación de estos. La clonación de las secuencias de ADN de la presente invención de tal ADN genómico puede efectuarse, por ejemplo, usando la reacción en cadena de polimerasa (PCR) bien conocida o selección de anticuerpos de bibliotecas de expresión para detectar fragmentos de ADN clonados con características estructurales compartidas. Ver, por ejemplo, Innis et al., 1990, PCR: A Guide to Methods and Application, Academic Press, New York. Otros procedimientos de amplificación de AND tales como reacción en cadena de la ligasa (LCR), transcripción activada ligada (LAT) y amplificación basada en secuencia de ADN (NASBA) pueden utilizarse.
- [0053] La secuencia de ADN que codifica una alfa-amilasa progenitora se puede aislar de cualquier célula o microorganismo que produce la alfa-amilasa en cuestión, usando varios métodos bien conocidos en la técnica. Primero, un ADN genómico y/o genoteca de ADNc debería ser construido usando ADN cromosómico o ARN mensajero del organismo que produce la alfa-amilasa que va a ser estudiada. Luego, si la secuencia de aminoácidos de la alfa-amilasa se conoce, sondas oligonucleótidas marcadas se pueden sintetizar y usar para identificar clones codificadores de alfa-amilasa de una genoteca genómica obtenida a partir del organismo en cuestión. Alternativamente, una sonda de oligonucleótidos marcada con secuencias homólogas a otro gen de alfa-amilasa conocido podría usarse como una sonda par identificar clones codificadores de alfa-amilasa, usando hibridación y condiciones de lavado de astringencia muy baja a muy alta.
- [0054] Otro método para identificar clones codificadores de alfa-amilasa implicaría insertar fragmentos de ADN genómico en un vector de expresión, tal como un plásmido, transformar las bacterias negativas de alfa-amilasa con la biblioteca de ADN genómico resultante, y luego colocar placas de bacterias transformadas sobre agar con un sustrato para alfa-amilasa (es decir. maltosa), permitiendo así a los clones expresar la alfa-amilasa para ser identificada.
- [0055] Alternativamente, la secuencia de ADN que codifica la enzima se puede preparar sintéticamente por métodos estándar establecidos, por ejemplo, el método de fosforamidita descrito por Beaucage y M.H. Caruthers, (1981), *Tetrahedron Letters 22, p. 1859-1869*, o el método descrito por Matthes *et al.* (1984), *EMBO J. 3, p. 801-805*. En el método de fosforamidita, oligonucleótidos son sintetizados, por ejemplo, en un sintetizador de ADN automático, purificado anillado, ligado y clonado en vectores apropiados.
- [0056] Finalmente, la secuencia de ADN puede ser de origen genómico mezclado y sintético, sintético mezclado y de origen de ADNc o genómico mezclado y de origen de ADNc, preparado por fragmentos ligantes de sintético, genómico o de origen de ADNc (según sea apropiado, los fragmentos correspondientes a varias partes de la secuencia de ADN entera), conforme a técnicas estándar. La secuencia de ADN puede también ser preparada por reacción en cadena de polimerasa (PCR) usando cebadores específicos, por ejemplo, como se describe en US 4,683,202 o R.K. Saiki et al. (1988), Science 239, 1988, pp. 487-491.

Secuencia de ADN aislada

65

[0057] La presente invención se refiere, entre otras cosas, a una secuencia de ADN aislada comprendiendo una secuencia de ADN que codifica una enzima híbrida de la invención.

[0058] El término "secuencia de ADN aislada", como se utiliza en este caso, se refiere a una secuencia de ADN, que está esencialmente libre de otra secuencias de ADN, por ejemplo, al menos aproximadamente 20% pura, preferiblemente al menos aproximadamente 40% pura, más preferiblemente al menos aproximadamente 60% pura, incluso más preferiblemente al menos aproximadamente 80% pura, y de forma más preferida al menos aproximadamente 90% pura, como determinado por electroforesis de agarosa.

[0059] Por ejemplo, una secuencia de ADN aislada se puede obtener por procedimientos de clonación estándar usados en ingeniería genética para recolocar la secuencia de ADN de su ubicación natural a un sitio diferente donde esta será reproducida. Los procedimientos de clonación pueden implicar escisión y aislamiento de un fragmento de ADN deseado comprendiendo la secuencia de ADN que codifica el polipéptido de interés, inserción del fragmento en una molécula de vector, e incorporación del vector recombinante en una célula huésped donde copias múltiples o clones de la secuencia de ADN se replicarán. Una secuencia de ADN aislada se puede manipular en una variedad de vías para proveer para expresión del polipéptido de interés. Manipulación de la secuencia de ADN antes de su inserción en un vector puede ser deseable o necesaria dependiendo del vector de expresión. Las técnicas para modificar secuencias de ADN utilizando métodos de ADN recombinante se conocen bien en la técnica.

Construcción de ADN

5

10

15

30

45

50

55

60

65

[0060] La presente invención se refiere, entre otras cosas, a una construcción de ADN comprendiendo una secuencia de ADN que codifica una enzima híbrida de la invención. "Construcción de ADN" se define aquí como una molécula de ADN, bicatenaria o bien monocatenaria, que se aísla de un gen de origen natural o que ha sido modificada para contener segmentos de ADN, que se combinan y superponen en cierto modo, que de otra manera no existiría en la naturaleza. El término construcción de ADN es sinónimo del término cassette de expresión cuando la construcción de ADN contiene todas las secuencias de control requeridas para la expresión de una secuencia codificante de la presente invención.

Tratamiento del almidón

[0061] La enzima híbrida del primer aspecto de la invención puede en un aspecto usarse en un método para almidón licuefactante, donde un sustrato de almidón gelatinizado o granular se trata en medio acuoso con la enzima híbrida. Preferiblemente el proceso comprendiendo hidrólisis de un compuesto acuoso de almidón gelatinizado o granular, en particular, hidrólisis de almidón granular en un hidrolizado de almidón soluble a una temperatura por debajo de la temperatura de gelatinización inicial de dicho almidón granular.

[0062] En una forma de realización preferida, el compuesto acuoso de almidón además de estar en contacto con la enzima híbrida del primer aspecto de la invención, contacta con una enzima seleccionada de la lista que consiste en: una alfa-amilasa fúngica (EC 3.2.1.1), una beta-amilasa (E.C. 3.2.1.2) y una glucoamilasa (E.C.3.2.1.3). En una forma de realización, además una alfa-amilasa tipo Termamyl o una enzima desramificante, tal como una isoamilasa (E.C. 3.2.1.68) o unas pululanasas (E.C. 3.2.1.41) se añade. En el contexto de la presente invención, una alfa-amilasa tipo Termamyl es una alfa-amilasa tal y como se define en WO99/19467 en la página 3, línea 18 a página 6, línea 27.

[0063] El compuesto acuoso de almidón para ser sometido al método de la invención puede tener 20-55% de almidón granular sólido seco, preferiblemente 25-40% de almidón granular de sólido seco, más preferiblemente 30-35% de almidón granular de sólido seco.

[0064] Después de ser sometido al método de la invención, al menos 85%, al menos 86%, al menos 87%, al menos 88%, al menos 90%, al menos 91%, al menos 92%, al menos 93%, al menos 94%, al menos 95%, al menos 96%, al menos 97%, al menos 98%, o preferiblemente al menos 99% de los sólidos secos del almidón granular se convierten en un hidrolizado de almidón soluble.

[0065] Según la invención, el método de la invención se lleva a cabo a una temperatura por debajo de la temperatura de gelatinización inicial. Preferiblemente la temperatura en la que los procesos se llevan a cabo es al menos 30°C, al menos 31°C, al menos 32°C, al menos 33°C, al menos 35°C, al menos 36°C, al menos 36°C, al menos 37°C, al menos 38°C, al menos 40°C, al menos 41°C, al menos 42°C, al menos 43°C, al menos 44°C, al menos 45°C, al menos 46°C, al menos 47°C, al menos 48°C, al menos 50°C, al menos 51°C, al menos 52°C, al menos 53°C, al menos 54°C, al menos 55°C, al menos 55°C,

[0066] El pH en el que el método de la invención se lleva a cabo puede estar en el intervalo de 3,0 a 7,0, preferiblemente de 3,5 a 6,0, o más preferiblemente de 4,0-5,0.

[0067] El almidón granular para ser procesado en el método de la invención puede, en particular, ser obtenido de tubérculos, raíces, tallos, leguminosas, cereales o grano entero. Más específicamente, el almidón granular se puede obtener de granos, mazorcas, trigo, cebada, centeno, milo, sagú, mandioca, tapioca, sorgo, arroz, guisantes, judía, plátano o patatas. Especialmente contemplado son ambos tipos no cerosos y cerosos de maíz y cebada. El almidón granulado para ser procesado puede tener una calidad de almidón altamente refinado, preferiblemente al menos 90%, al

menos 95%, al menos 97% o al menos 99,5 % puro o este puede ser un almidón más crudo con material comprendiendo grano molido entero incluyendo fracciones no amiláceas tales como residuos de germen y fibras. La materia prima, tal como grano entero, se muele para descubrir la estructura y permitir además tratamiento. Dos procesos de la molienda se prefieren según la invención: molienda húmeda y en seco. En la molienda en seco la avellana entera se muele y se usa. La molienda húmeda da una buena separación de germen y comida (gránulos de almidón y proteína) y se aplica con unas pocas excepciones en lugares donde el hidrolizado de almidón se usa en la producción de jarabes. Ambas molienda húmeda y en seco son bien conocidas en la técnica de tratamiento de almidón y se contemplan igualmente para el proceso de la invención. También sémola de maíz y, preferiblemente, sémola de maíz molida se pueden aplicar.

10

15

5

[0068] En una forma de realización del método de la invención la enzima híbrida se usa en un proceso para la producción de combustible o etanol potable comprendiendo contacto del almidón tratado con una levadura. Preferiblemente el proceso comprende fermentación con una levadura realizada simultáneamente o separadamente/secuencial a la hidrólisis del compuesto acuoso de almidón granular. Cuando la fermentación se realiza simultánea a la hidrólisis la temperatura está preferiblemente entre 30°C y 35°C, y más preferiblemente entre 31°C y

20

[0069] La glucosa puede fermentarse también en otros productos de fermentación, tales como ácido cítrico, ácido itacónico, ácido láctico, ácido glucónico, cetonas, aminoácidos, tales como ácido glutámico (monoglutaminato de sodio), pero también compuestos más complejos tales como antibióticos, tal como penicilina, tetraciclina, enzimas, vitaminas, tales como riboflavina, B12, beta-caroteno, hormonas, que son difíciles de producir sintéticamente.

Productos a base de masa

panadera).

[0070] La masa generalmente comprende harina (particularmente harina de trigo) y agua. La masa se leuda, por ejemplo, añadiendo agentes de leudado químicos o levadura, normalmente Saccharomyces cerevisiae (levadura

La enzima híbrida de la invención se puede utilizar para la preparación de un producto comestible a base de masa.

30

25

[0071] El producto a base de masa se hace por leudado y calefacción de la masa, por ejemplo, por cocción o vaporización. Ejemplos son pan horneado o al vapor (en particular blanco, integral o pan de centeno), típicamente en forma de hogazas o rollos.

35

[0072] La masa puede comprender una o más enzimas adicionales, por ejemplo, una segunda amilasa (p. ej. una alfaamilasa maltogénica), una ciclodextrin glucanotransferasa, una proteasa o peptidasa, en particular ,una exopeptidasa, una transglutaminasa, una lipasa, una fosfolipasa, una celulasa, una hemicelulasa (p. ej. un pentopsanasa o xilanasa), una glicosiltransferasa, un enzima ramificadora o una oxidasa tal como glucosa-oxidasa o una oxidasa con actividad más alta en la maltosa que en la glucosa.

40

[0073] La enzima híbrida se puede utilizar en una dosificación inferior que el módulo catalítico con actividad de alfaamilasa usado solo (comparado en una base de peso).

MATERIALES Y MÉTODOS

45

Material comprado

50 cc P(

[0074] Enzimas para manipulaciones de ADN (p. ej. restricción de endonucleasas, ligasas etc.) son obtenibles de New England Biolabs, Inc. y se usaron según las instrucciones del fabricante. Plásmidos amplificados fueron recuperados con equipo Qiagen® Plasmid (Qiagen). Reacción en cadena de polimerasa (PCR) se efectuó con sistema Expand™ PCR (Roche). Equipo de extracción de gel QIAquick™ (Qiagen) se usó para purificación de fragmentos de PCR y fragmentos de ADN cortados a partir de geles de agarosa.

Cepas y plásmidos

55

[0075] La cepa de *Aspergillus kawachii* IFO4308 se usó como donante de CBM y secuencias enlazadoras. La cepa de *Aspergillus niger* DSM 2761 donó la secuencia amilolítica (WO89/01969). La cepa de *Aspergillus niger* MBin120 descrita en la solicitud de patente provisional US n°. 60/459902 (10345.000-US) fue usada como cepa huésped. El plásmido de expresión de *Aspergillus* pMT2188 descrito en la patente WO200295014 fue usado como vector. La cepa defectuosa de *Escherichia coli* DB6507 (ATCC 35673) fue usada para propagación de pHUda381 y pHUda387.

65

60

[0076] Plásmido pMT2188 consiste en un cassette de expresión basado en el promotor II de amilasa neutral de Aspergillus niger fusionada a la secuencia líder no traducida de triosa fosfato isomerasa de Aspergillus nidulans (Pna2/tpi) y el terminador de amiloglicosidasa de Aspergillus niger (Tamg). También presente en el plásmido está el marcador selectivo de Aspergillus amdS de Aspergillus nidulans que permite crecimiento en la acetamida como fuente de nitrógeno solo y el marcador URA3 de Saccharomyces cerevisiae que permite crecimiento de la cepa defectuosa de

Escherichia coli pyrF DB6507 (ATCC 35673), que propaga pHUda381 y pHUda387. Transformación en *E. coli* DB6507 usando el gen de *S. cerevisiae* URA 3 como marcador selectivo se hizo de la siguiente manera:

[0077] *E. coli* DB6507 se hizo competente por el método de Mandel y Higa (Mandel, M. and A. Higa (1970) *J. Mol. Biol.* 45, 154). Transformantes se seleccionaron en el medio M9 sólido (Sambrook *et. al (1989) Molecular cloning, a laboratory manual, 2. edition, Cold Spring Harbor Laboratory Press*) complementado con 1 g/l de casaminoácidos, 500 µ/l de tiamina y 10 mg/l de canamicina.

Medios y sustratos

5

10

15

20

30

35

45

50

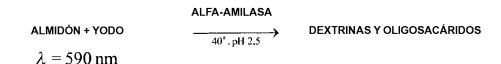
55

[0078] Cove se compuso por 342,3 g/L de sacarosa, 20 ml/L de solución salina COVE, 10mM de acetamida y 30 g/L de agar noble. Cove-2 se compuso por 30 g/L de sacarosa, 20 ml/L de solución salina COVE, 10mM de acetamida y 30 g/L de agar noble. Solución salina COVE se compuso por 26 g/L de KCI, 26 g/L de MgSO₄-7H₂O, 76 g/L de KH₂PO₄ y 50ml/L de metales traza Cove. Metales traza COVE se compusieron por 0,04 g/L de Na₂B4O₇·10 H₂O, 0,4 g/L de CuSO₄·5H₂O, 1,2 g/L de FeSO₄·7H₂O, 1,0 g/L de MnSO₄·H₂O, 0,8 g/L de Na₂MoO₂·2H₂O y 10 g/L de ZnSO₄·7H₂O-YPG se compuso por 4 g/L de extracto de levadura, 1 g/L de K₂HPO₄, 0,5 g/L de MgSO₄·7H₂O y 15 g/L de glucosa, pH 6,0. STC se compuso por 0,8 M de Sorbitol, 25 mM de Tris pH 8 y 25 mM de CaCl2. STPC se compuso por 40 % de PEG4000 en el tampón STC. Agarosa superior Cove se compuso por 342,3 g/L de sacarosa, 20 ml/L de solución salina COVE, 10mM de acetamida y 10 g/L de agarosa de baja fusión. MLC se compuso por 40 g/L de glucosa, 50 g/L de polvo de semilla de soja, 4 g/L de ácido cítrico, pH 5,0. GO-50 se compuso de glucosa 50 g/L, KH₂PO₄ 2 g/L, MgSO₄-7aq 2 g/L, K₂SO₄ 3 g, ácido cítrico 3 g/L, ácido oxálico 50 g/L, solución de metal traza AMG 0,5 m/L y urea 3 g/L, pH 5,0. Solución de metal traza AMG se compuso por 6,8 g/L de ZnCl₂·7H₂O, 2,5 g/L de CuSO₄·5H₂O, 0,24 g/L de NiCl₂·6H₂O, 13,9 g/L de FeSO₄·7H₂O, 13,5 g/L de MnSO₄·H₂O y 3 g/L de ácido cítrico.

25 Actividad de alfa-amilasa ácida estable

[0079] Cuando se usa según la presente invención la actividad de cualquier alfa-amilasa ácida estable se puede medir en AFAU (unidades de alfa-amilasa ácidas fúngicas), que se determinan en relación a un estándar enzimático. 1 FAU se define como la cantidad de enzima que degrada 5,260 mg de sustancia seca de almidón por hora bajo las condiciones estándar mencionadas más adelante.

[0080] Alfa-amilasa ácida estable, una endo-alfa-amilasa (1,4-alfa-D-glucan-glucanohidrolasa, E.C. 3,2,1,1) hidroliza enlaces alfa-1,4-glucosídicos en las regiones internas de la molécula de almidón para formar dextrinas y oligosacáridos con longitudes de cadena diferentes. La intensidad de color formado con yodo es directamente proporcional a la concentración de almidón. Actividad amilasa se determina usando colorimetría inversa como una reducción en la concentración de almidón bajo las condiciones analíticas específicas.



40 azul/violeta t = 23 seg. decoloración

Condiciones estándar/condiciones de reacción:

[0081]

Sustrato: almidón soluble, aprox. 0,17 g/L

Tampón: citrato, aprox. 0,03 M Yodo (I2): 0,03 g/L

CaCl2: 1,85 mM pH: 2,50 ± 0,05

Temperatura de incubación: 40°C
Tiempo de reacción: 23 segundos
Longitud de onda: 590nm

Concentración enzimática: 0,025 AFAU/mL Intervalo de trabajo enzimático: 0,01-0,04 AFAU/mL

[0082] Una carpeta EB-SM-0259.02/01 describiendo este método analítico con más detalle es disponible bajo pedido a Novozymes A/S, Dinamarca, esta carpeta es por la presente incluida por referencia.

Actividad de glucoamilasa

[0083] Actividad de glucoamilasa se puede medir en unidades de amiloglucosidasa (AGU). La AGU se define como la cantidad de enzima, que hidroliza 1 micromol de maltosa por minuto bajo las condiciones estándar 37°C, pH 4,3, sustrato: maltosa 23,2 mM, tampón: acetato 0,1 M, tiempo de reacción 5 minutos.

[0084] Un sistema de autoanalizador puede ser utilizado. Mutarotasa se añade al reactivo de dehidrogenasa de glucosa de modo que cualquier alfa-D-glucosa presente se convierte en beta-D-glucosa. Glucosa dehidrogenasa reacciona específicamente con beta-D glucosa en la reacción mencionada anteriormente, formando NADH que se determina usando un fotómetro a 340 nm como una medida de la concentración de glucosa original.

Incubación AMG:

[0085]

15

20

30

35

40

45

50

5

10

Sustrato: maltosa 23,2 mM acetato 0,1 M pH: 4,30 \pm 0,05 Temperatura de incubación 37°C \pm 1 5 minutos Intervalo de trabajo enzimático: 0,5-4,0 AGU/mL

Reacción de color:

25 [0086]

GlucDH: 430 U/L Mutarotasa: 9 U/L NAD: 0.21 mM

Tampón: fosfato 0,12 M; 0,15 M NaCl

pH: $7,60 \pm 0,05$ Temperatura de incubación $37^{\circ}C \pm 1$ Tiempo de reacción: 5 minutosLongitud de onda: 340 nm

[0087] Una carpeta (<u>EB-SM-0131.02/01</u>) describiendo este método analítico con más detalle es disponible bajo pedido de Novozymes A/S, Dinamarca, esta carpeta es por la presente incluida por referencia.

Manipulaciones de ADN

[0088] A menos que de otra manera se declare, manipulaciones de ADN y transformaciones se realizaron usando métodos de estándar de biología molecular como se describe en Sambrook et al. (1989) Molecular cloning: A laboratory manual, Cold Spring Harbor lab. Cold Spring Harbor, NY; Ausubel, F. M. et al. (eds.), "Current protocols in Molecular Biology", John Wiley and Sons, 1995; Harwood, C. R. y Cutting, S. M. (eds.)

Ejemplo 1: Clonación de módulo de unión a carbohidratos (CBM) de Aspergillus kawachii

[0089] Para clonar el módulo de unión a carbohidratos (CBM) con enlazador de *A.kawachii*, los cebadores CBM1 (SEC ID NO:1) y CBM2 (SEC ID NO:2) se diseñaron basados en las secuencias de nucleótidos de alfa-amilasa ácida estable de *Aspergillus kawachii* en la base de datos EMBL (EMBL:#AB008370). CBM1 y CBM2 comprenden un sitio de BamHI y un sitio SalI, respectivamente.

CBM1: 5'- gaagggatccgatttttactagtacatccaaagccaccac- 3' CBM2: 5'- tttgtcgacctacctccacgtatcaaccacgtctcc- 3'

55 [

[0090] Reacción PCR se efectuó con los cebadores CBM1 y CBM2 usando ADN genómico de *A. kawachii* (IFO4308) como molde. Componentes de reacción (1 ng /microL de ADN genómico, 250 mM d dNTP cada uno, cebador 250 nM cada uno, 0,1 U / microL en la polimerasa de Taq en tampón 1X (Roche Diagnostics, Japan) se mezclaron y se sometieron a PCR bajo las siguientes condiciones.

Paso	Temperatura	Tiempo
1	94°C	2 min
2	92°C	1 min
3	55°C	1 min
4	72°C	1 min
5	72°C	10 min
6	4°C	por siempre

Los pasos 2 a 4 se repitieron 30 veces.

[0091] Un fragmento 0,4 kb comprendiendo el CBM con región enlazadora se amplificó. El ADN amplificado se cortó por Sal I y BamH I y se ligó en pMT2188 digerido por Xho I y BamH I para crear pHUda381 teniendo CBM con región enlazadora de *Aspergillus kawachii*, promotor de amilasa neutro de *Aspergillus niger*, secuencias guía TPI de *Aspergillus nidulans*, terminador de glucoamilasa de *Aspergillus niger* y gen *Aspergillus nidulans* amdS como una etiqueta. El pHUda381 fue ordenado para confirmar presencia de CBM correcta con secuencia enlazadora. El CBM con secuencia enlazadora se muestra en SEC ID NO:5.

10 Ejemplo 2: Expresión de la enzima híbrida en Aspergillus niger

5

15

30

35

40

[0092] La producción de la secuencia de ADNc del gen de alfa-amilasa ácida estable de *Aspergillus niger* y el clon de cDNA de alfa-amilasa ácida estable de *Aspergillus niger* se describen en WO 8901969 (ejemplo 1 y 3). Una reacción PCR con clon de cDNA de alfa-amilasa ácida estable de *Aspergillus niger* como molde fue realizada usando los cebadores (SEC ID NO:3) y (SEC ID NO:4) para introducir un sitio BamHI y un sitio Spel, respectivamente.

(SEC ID NO:3): 5'- tttggatccaccatgagattatcgacttcgagtctcttc- 3' (SEQ ID NO:4): 5'- tttactagtagcagcagcagttgtggtcgtggttgttc- 3'

20 [0093] Componentes de reacción (1 ng /microL de ADN de molde, 250 mM de dNTP cada uno, cebador 250 nM cada uno, 0,1 U / microL en la polimerasa de Taq en tampón 1X (Roche Diagnostics, Japan) se mezclaron y se sometieron a PCR bajo las siguientes condiciones.

Paso	Temperatura	Tiempo
1	94°C	2 min
2	92°C	1 min
3	55°C	1 min
4	72°C	2 min
5	72°C	10 min
6	4°C	por siempre

Los pasos 2 a 4 se repitieron 30 veces.

[0094] El fragmento 1,5 kb de ADN amplificado se cortó por Spe I y BamH I y se ligó en pHUda381 digerido por Spe I y BamH I para crear el plásmido de expresión pHUda387 comprendiendo ADNc de alfa-amilasa ácida estable de Aspergillus niger ADNc fusionado con CBM de Aspergillus kawachii. El pHUda387 fue ordenado para confirmar que ninguno de los cambios ocurrió en las secuencias de ADNc de alfa-amilasa ácida estable de Aspergillus niger se muestra en SEC ID NO:7.

[0095] El pHUda387 fue transformado en *Aspergillus niger* MBin120. La cepa huésped se propagó en 100 ml de medio no selectivo YPG a 32°C durante 16 hrs en un agitador giratorio a 120 r.p.m. Células se recogieron por filtración, se lavaron con 0,6 M de KCI y se resuspendieron en 20 ml de 0,6 M de KCI con un producto de beta-glucanasa comercial (GLUCANEX™, Novozymes A/S) a concentración final de 600 microL /ml. La suspensión fue incubada a 32°C a 80 r.p.m. hasta que protoplastos se formaron, luego se lavaron dos veces con tampón STC. Los protoplastos se contaron con un hematómetro y se resuspenderion y ajustaron en una solución 8:2:0.1 de STC:STPC:DMSO a una concentración final de 2.5x10⁷ protoplastos/ml. Aproximadamente 3 microgramos de ADN plásmido se añadieron a 100 microL de suspensión de protoplasto, se incubaron y se mezclaron suavemente en hielo durante 20 min. Un ml de SPTC se añadió y la suspensión de protoplasto se incubó durante 30 min a 37°C. Después de la adición de 10 ml de 50 °C agarosa superior Cove, la reacción fue vertida sobre placas de agar Cove y las placas fueron incubadas a 32°C. Después de 5 días, transformantes fueron seleccionados del medio COVE.

[0096] Los transformantes seleccionados fueron inoculados en 100 ml de medio MLC y cultivados a 30 °C durante 2 días. 10 ml de medio MLC fue inoculado a 100 ml demedio GO-50 y cultivado a 30 °C durante 5 días. El sobrenadante se obtuvo por centrifugado.

[0097] La actividad de alfa-amilasa ácida estable en el sobrenadante fue determinada como reducción de color azul de complejo de yodo de almidón medido en OD590nm. 25 microL de muestras enzimáticas se disolvieron en el tampón de muestra (51,4 mM de cloruro de calcio en 2 mM de tampón de citrato [pH 2,5]) se mezcló con 135 microL de solución de sustrato (0,6 g/L de almidón [Merck 1253] y 12 g/L de acetato sódico en 100 mM de tampón de citrato [pH 2,5]) y se incubó a 37°C durante 325 seg. Después de 325 seg, 90 microL de solución de yodo (1,2 g/L de yodo de potasio [Merck 5043] y 0,12 g/L de yodo [Merck 4761]) se añadió a la mezcla reactiva y se incubó a 37°C durante 25 seg. Actividad fue medida a 590 nm en un espectrofotómetro. 25 microL de agua destilada fue usada en vez de muestras enzimáticas en los experimentos de blanco.

Ejemplo 3: Rendimiento de la enzima híbrida en SSF de almidón no gelatinizado

[0098] El rendimiento relativo de alfa-amilasa ácida estable de *Aspergillus niger* y alfa-amilasa ácida estable de *Aspergillus niger* con un *Aspergillus niger* con un módulo unido de unión a carbohidratos fue evaluado vía fermentaciones mini-escala SSF (sacarificación simultánea y fermentación). Las dosificaciones usadas fueron 0,3, 0,5 y 1,0 AFAU/g DS de la alfa-amilasa respectiva complementada con una dosis 0,5 AGU/g DS de glucoamilasa de *Aspergillus niger* purificada. Brevemente, aproximadamente 1,9 g de maíz molido (amarillo #2 maíz molido dentado en un molino triturador escala de piloto y pasado a través de un 2 mm de pantalla, 11,2% de contenido de humedad) se añadió a tubos 16 ml de poliestireno (Falcon 352025). Una solución de 0,02 de N H₂SO₄ con 3 mg/ml de penicilina fue añadida en una cantidad apropiada para llevar el nivel de sólidos secos (DS) a 34% y el pH a 5,0. Los tratamientos se hicieron en seis repeticiones.

[0099] Después de dosificación de las enzimas, los tubos fueron inoculados con $4,74 \times 10^8$ de levadura células/ml. Los tubos se cubrieron con un destornillador en la tapa que ha sida punzada con una aguja muy pequeña para permitir liberación de gas y agitados brevemente antes de pesaje e incubación a 32° C. Progreso de fermentación fue seguido por pesaje de los tubos según avanzaba el tiempo. Tubos fueron removidos brevemente antes de pesaje. La relación usada entre cantidad de pérdida de CO_2 y el peso de etanol fue: pérdida de CO_2 (g) x 1,045 = EtOH (g). Los resultados se muestran en la tabla 2.

Tabla 2: Rendimiento de etanol medio como g etanol/g ds después de 50 hrs.

Dosis (AFAU/g DS)	alfa-amilasa de Aspergillus niger	alfa-amilasa+CBM de Aspergillus niger			
0,3	0,342	0,366			
0,5	0,348	0,383			
1,0	0,365	0,390			
95% límites de confifanza:+ /- 0,008					

[0100] En una base de actividad igual, alfa-amilasa ácida estable de *Aspergillus niger* con un módulo unido de unión a carbohidratos (híbrido) alfa-amilasa ácida estable de *Aspergillus niger* significativamente superó (nativa) en todas las dosificaciones evaluadas. La enzima híbrida fue aproximadamente tres veces más eficaz que la enzima nativa (es decir, rendimiento de alfa-amilasa ácida estable de *Aspergillus niger* podría unirse con aproximadamente tres veces menos alfa-amiliasa ácida estable de *Aspergillus niger* con un módulo unido de unión a carbohidratos).

Ejemplo 4: Rendimiento de enzimas híbridas con combinaciones diferentes de CBM, secuencia enlazadora y módulo catalítico

[0101] Variantes de enzima híbrida comprendiendo la alfa-amilasa ácida estable de Aspergillus niger (AA) y un CBM de alfa-amilasa de *A. kawachii*, AMG de *A. niger*, AMG de *T. emersonii*, AMG *de Athelia rolfsii*, o alfa-amilasa maltogénica de *Bacillus sp.* (Novamyl) se construyeron. La secuencia enlazadora de alfa-amilasa de *A. kawachii* (SEC ID NO:27) fue usada en todas las variantes.

[0102] El rendimiento de las variantes fue evaluado usando almidón de maíz (SIGMA S-9679) como sustrato, glucoamilasa de *Aspergillus niger* G2 0,5 AGU/g DS, variante 1,0 AFAU/g DS y cuantificación de la glucosa liberada con el equipo Glucose B-test (Wako Pure Chemicals 271-3141). Los resultados se muestran en la tabla 3.

13

5

10

15

20

25

35

30

40

45

Tabla 3. Rendimiento de enzimas híbridas con diferentes CBM. Glucosa mg/ml después de 20, 48, y 68 hrs (1,0 AFAU/gDS) Módulo catalítico 20 hrs Variante Enlazador SBD 48 hrs 68 hrs JA001 Aspergillus niger kawachii AA kawachii AA 0,18 0,51 1,07 JA002 Aspergillus niger kawachii AA niger AMG 0.38 1.08 1,88 JA003 Aspergillus niger kawachii AA emersonii AMG 0,04 0,19 0,43 JA004 Aspergillus niger rolfsii AMG 0,48 2,48 kawachii AA 1,43 JA005 bacillus MA Aspergillus niger kawachii AA -0.03 -0,04 0,10

[0103] Variantes de enzima híbrida comprendiendo la alfa-amilasa ácida estable de *Aspergillus niger* y un CBM de alfa-amilasa de *A. kawachii*, AMG de *A. niger*, o AMG de *Athelia rolfsii*, se construyeron. También variantes con secuencia enlazadora diferente se construyeron. Las secuencias enlazadoras usadas fueron enlazador AMG de *A. niger* (SEC ID NO:26), enlazador de alfa-amilasa de *A. kawachii* (SEC ID NO:27), enlazador AMG de *Athelia rolfsii* (SEC ID NO:28) y el enlazador PEPT (SEC ID NO:29). Una variante con dos CBD en serie se construyó también (JA012).

5

10

15

20

[0104] El rendimiento de las variantes fue evaluado como anteriormente, solo con glucoamilasa de *Aspergillus niger* G1 y la variante fue dosificada como 0,3 AFAU/g DS. Los resultados se muestran en la tabla 4.

Tabla 4. Rendimiento de enzimas híbridas con secuencias enlazadoras diferentes y módulos catalíticos. Glucosa mg/ml después de 18, 24, y 42 hrs. Variante Módulo Enlazador **SBD** 18 hrs 24 hrs 42 hrs 68 hrs catalítico JA001 2,73 Aspergllus kawachii AA kawachii AA 4,40 7,01 8,93 niger JA002 Aspergillus kawachii AA niger AMG 2,75 4,30 7,03 9,23 niger JA004 Aspergillus kawachii AA rolfsii AMG 2,91 4,35 7,16 9,11 niger JA008 Aspergillus niger AMG niger AMG 3.01 4,26 7.31 8,76 niger JA009 3,02 7,60 Aspergillus rolfsii AMG niger AMG 4,69 9,11 niger JA010 **PEPT** 3,18 Aspergillus niger AMG 4,66 7,82 9,38 niger JA011 Aspergillus rolfsii AMG rolfsii AMG 3,31 4,62 7.49 9.60 niger JA012 Aspergillus niger AMG 2,99 kawachii AA 4,10 6,97 8,85 niger +rolfsii AMG

[0105] Variantes de enzima híbrida comprendiendo el enlazador y CBM de alfa-amilasa de *A. kawachii* con módulos catalíticos diferentes se construyeron. Los módulos catalíticos aplicados fueron de alfa-amilasa ácida estable de *Aspergillus niger*, alfa-amilasa de *A. kawachii* o alfa-amilasa de *Aspergillus oryzae* (Fungamyl™). El rendimiento de las variantes fue evaluado como anteriormente, con glucoamilasa de *Aspergillus niger* G1 y la variante dosificada como 0,3 AFAU/g DS. Los resultados se muestran en la tabla 5.

Tabla 5. Rer y 68 hrs.	ndimiento de enzimas	s híbridas con m	nódulos catalítico	s diferentes	. Glucosa m	g/ml despué	s de 18, 24, 42
Variante	Módulo catalítico	Enlazador	SBD	18 hrs	24 hrs	42 hrs	68 hrs
JA001	A. niger AA	kawachii AA	kawachii AA	2,73	4,40	7,01	8,93
JA006	A. oryzae AA	kawachii AA	kawachii AA	3,39	5,10	7,99	9,77
JA007	A. kawachii AA	kawachii AA	kawachii AA	2,91	3,99	6,82	8,57

[0106] Variantes de enzima híbrida comprendiendo el enlazador y CBM de alfa-amilasa de A. kawachii o AMG de A. rolfsii con módulos catalíticos diferentes de alfa-amilasa ácida estable de Aspergillus niger o alfa-amilasa de Aspergillus

oryzae (Fungamyl™). El rendimiento de las variantes fue evaluado como anteriormente con glucoamilasa de *Aspergillus niger* G1 y la variante dosificada como 0,3 AFAU/g DS. Los resultados se muestran en la tabla 6.

Tabla 6. Rendimiento de diferentes enzimas híbridas. Glucosa mg/ml después 18, 24 o 42 hrs.									
Variante	Módulo catalítico	Enlazador	SBD	18 hrs	24 hrs	42 hrs			
JA001	A. niger AA	kawachii AA	kawachii AA	4,64	5,61	8,38			
JA006	A. oryzae AA	kawachii AA	kawachii AA	6,27	7,93	9,40			
JA017	A. oryzae AA	rolfsii AMG	rolfsii AMG	6,68	8,87	9,80			

5 Ejemplo 5: Variante de JA017 con una o más sustituciones en el módulo catalítico

10

[0107] Variantes de la enzima híbrida JA017 (secuencia de aminoácidos mostrada en la SEC ID NO:40) comprendiendo el AMG de *A. rolfsii* CBM, secuencia enlazadora de *A. rolfsii* y el módulo catalítico de alfa-amilasa de *A. oryzae* con una o más sustituciones en el módulo catalítico se construyeron usando técnicas de ingeniería de proteínas convencionales. La tabla 7 enumera las sustituciones en las variantes.

Tabla 7. Variantes de JA017 (SEC ID NO:40) con una o más sustituciones en el módulo catalítico.

N°	Sustitución
JA019	Y175W E176D
JA050	N264K M266L
JA056	D253N
JA057	K158D S161 D Q163S D164S G466D D468S N470D
JA059	G60N N264K M266L
JA060	D177N
JA061	K158D S161DQ163S D164S Y175W E176D G466D D468S N470D
JA062	K158D S161DQ163S D164S Y175W E176D N264K M266L G466D D468S N470D
JA063	K158V S161DQ163S D164S G466D D468S N470D
JA069	K158D S161NQ163A D164S G466D D468S N470D
JA074	K158V S161N Q163A D164S N264K M266L G466D D468S N470D
JA076	Q81R K158V S161N Q163A D164S Y175W E176D G466D D468S N470D
JA083	K158D S161DQ163S D164S Y175W E176D N264E M266L G466D D468S N470D
JA085	Q81 R K158V S161N Q163A D164S Y175W E176D D177N N264K M266L G466D D468S N470D
JA093	Q81 R K158V S161N Q163A D164S Y175W E176D D177N N264E M266L G466D D468S N470D
JA094	K158V S161N Q163A D164S Y175W E176D D177N N264K M266L G466D D468S N470D
JA095	K158V S161N Q163A D164S Y175W E176D D177N N264E M266L G466D D468S N470D
JA096	K158V S161N Q163A D164S D177N N264K M266L G466D D468S N470D
JA097	K158V S161N Q163A D164S D177N N264E M266L G466D D468S N470D

^{15 [0108]} Las variantes fueron expresadas en *Aspergillus oryzae* y caracterizadas para estabilidad de pH, termostabilidad y el rendimiento hacia el almidón crudo por prueba de liberación de glucosa.

^[0109] JA085 mostró al menos por 5 °C termostabilidad más alta que JA017 a pH 4,5 fue y estable incluso a pH 3,0.

[0110] Las muevas variantes JA085 y JA074 mostraron una alta actividad específica en la prueba de liberación de glucosa. JA085 continuó para liberar glucosa incluso a pH 3,8 donde JA017 fue rápidamente inactivada. JA074 tuvo los máximos rendimientos de glucosa a pH 4,0 fue pero fue inactivado a pH 3,8.

[0111] Las tablas 8-10 enumeran la estabilidad de temperatura como actividad residual después de 30 min de incubación a 55°C y 60°C a pH 4,5, la actividad específica, la estabilidad de pH y la actividad en la prueba de liberación de glucosa de varias variantes.

Tabla 8. Estabilidad de temperatura actividad Y específica devariantes PE seleccionadas.

	Estabilid	ad de temper	ratura (%)	Actividad específica (mFAU/OD280)
	In 1mM (55C°	CaCl ₂ 60°C	Sin CaCl ₂ 55°C	,
JA017	2	0	0	3157
JA057	12	0	0	
JA061	51	0	16	
JA063	18	0	0	
JA069	16	0	0	
JA074	19	0	0	
JA085	68	20	12	3653
JA095	59	7	2	4240
JA096	53	0	0	
JA097	40	0	0	

Tabla 9a. Estabilidad de temperatura (pH4,5, 1 hora de incubación)

5

10

15

Tabla 9b. Estabilidad de pH (32°C, 1 hora de incubación)

Temp. °C	JA017A	JA085A	рН	JA017A	JA085A
35	101	107	2,5	0	20
40	109	102	3,0	23	76
45	98	96	3,5	74	83
50	64	95	4,0	88	92
55	0	56	4,5	86	95
60	0	27	5,0	96	99
65	0	0	5,5	100	100

Tabla 10a. Rendimiento en la prueba de liberación de glucosa con AMG de *A. niger* G2 purificado a pH 4,0. Glucosa mg/ml.

	0 min	19 min	43 min	67 min	91 min
JA001	0,48	3,48	5,67	8,26	10,79
JA017	0,46	6,45	7,97	8,71	8,98
JA074	0,44	8,85	14,69	18,24	20,29
JA085	0,41	5,87	10,62	13,92	17,34

Tabla 10b. Rendimiento en la prueba de liberación de glucosa con AMG de *A.niger* G2 purificado a pH 3,8. Glucosa mg/ml.

	0 min	19 min	43 min	67 min	91 min
JA001	0,48	3,48	5,67	8,26	10,79
JA017	0,46	6,45	7,97	8,71	8,98
JA074	0,44	8,85	14,69	18,24	20,29
JA085	0,41	5,87	10,62	13,92	17,34

Tabla 11a. Rendimiento en la prueba de liberación de glucosa de AMG de A. niger G2 purificado a pH 3,9. Glucosa mg/ml

5

10

15

20

Tabla 11b. Rendimiento en la prueba de liberación de glucosa de AMG de A. niger G2 purificado a pH 3,6. Glucosa mg/ml

\ <u></u>	0 min	18 min	90 min		0 min	18 min	90 min
JA074	0.41	6.83	16.87	JA074	0.43	5.01	7.57
JA085	0.40	4.50	14.08	JA085	0.43	4.18	10.61
JA094	0.40	4.48	14.00	JA094	0.42	4.18	11.18
JA095	0.40	4.49	13.82	JA095	0.42	4.33	11.52

Ejemplo 6: Variantes de la alfa-amilasa ácida de Aspergillus kawachii

[0112] Una variante de la alfa-amilasa ácida Aspergillus kawachii adecuada para hidrólisis de almidón crudo se puede producir por proteína convencional creada genéticamente de la secuencia comprendiendo el módulo catalítico. Posición específica donde alteraciones pueden mejorar actividad específica y/o estabilidad se predijo basada en similitud a una de las siguientes alfa-amilasas fúngicas con la secuencia de aminoácidos indicada y una estructura tridimensional encontrada bajo el identificador indicado en el RCSB Protein Data Bank (www.rcsb.org): la alfa-amilasa ácida de *A. niger* (2aaa, SEC ID NO:42 aquí) y la alfa-amilasa (TAKA amilasa) de Aspergillus oryzae (6taa o 7taa, SEC ID NO:43 aquí). Los dos modelos 3D fueron superpuestos alineando los residuos de aminoácidos de cada tríada catalítica. Esto se hizo por métodos conocidos en la técnica basados en las desviaciones de los tres pares de átomos C-alfa, por ejemplo, minimizando la suma de escuadras de las tres desviaciones o alineando para tener cada desviación por debajo de 0,8 Å, por ejemplo, por debajo de 0,2 Å.

[0113] Alternativamente, el superposición puede realizarse alineando las dos secuencias de aminoácidos por un método convencional y minimizando la suma de escuadras de las desviaciones de todos los pares correspondientes de residuos de aminoácidos. El alineamiento de secuencia puede realizarse por métodos convencionales, por ejemplo, usando el software GAP de UWGCG versión 8.

[0114] En el alineamiento de las tres alfa-amilasas de *A. kawachii, A. niger* (aaa_new) y *A. oryzae* (7taa) mostrado debajo se indican los residuos que están dentro de 10Å del sustrato de acarbosa en la estructura 7taa.pdb. Estos residuos son objetivos para alteraciones que confieren actividad específica mejorada.

kawachi	MRVSTSSIAL	AVSLFGKLAL	GLSAAEWRTQ	SIYFLLTDRF	GRTDNSTTAT	50
aaa_new	MRLSTSSLFL	SVSLLGKLAL	GLSAAEWRTQ		GRTDNSTTAT	2.0
7taa	• • • • • • • • •		.ATPADWRSQ	SIYFLLTDRF	ARTDGSTTAT	29
kawachi	•		DYIQGMGFTA			100
aaa_new 7taa	~	-	DYIQGMGFTA DYIQGMGFTA	_	-	79
/ Laa	****	GIMOGIIDKD	DIIQOMOIIA	* ** **	*****	, ,
kawachi			LKSLSDALHA LKSLSDALHA		PNHMGYAGNG	150
aaa_new 7taa	~ ~				ANHMGYDGAG	129
	****			***	****	
leasea ah i	NDUDVCUEDD	EDCCCVEUDY	CITEDWONIE	MOOD CHECOT	IVSLPDLNTT	200
kawachi aaa new			CLITDWDNLT			200
7taa				_	TVSLPDLDTT	179
			*****	** ****	****	
kawachi	ድጥል\\pmTWVD	SANSTILLETUM	VDGLRIDSVE	EVEDDEEDGY	QEAAGVYCVG	250
aaa new			VDGLRIDSVL		~	250
7taa	KDVVKNEWYD	WVGSLVSNYS	IDGLRIDTVK	HVQKDFWPGY	NKAAGVYCIG	229
			*****	** *	*	
kawachi	EVDNGNPALD	CPYOKYLDGV	LNYPIYWOLL	YAFESSSGSI	SNLYNMIKSV	300
aaa_new			LNYPIYWQLL		SNLYNMIKSV	
7taa		=		NAFKSTSGSM	DDLYNMINTV	279
	*****	*	* ** *** *	*	*	
kawachi	ASDCSDPTLL	GNFIENHDNP	RFASYTSDYS	QAKNVLSYIF	LSDGIPIVYA	350
aaa_new		GNFIENHDNP		***************************************	LSDGIPIVYA	
7taa	KSDCPDSTLL	GTFVENHDNP * *****	RFASYTNDIA *	LAKNVAAFII	LNDGIPIIYA	329
kawachi	~				KLAISADSDY	400
aaa_new	-		SGYDTSAELY		KLAISADSAY NYAISKDTGF	270
7taa		****	SCIPIDSELI	KLIASANAIK	NIAISKDIGE	3/9
kawachi					TLTLSGSGYT	450
aaa_new 7taa			TSGSQVITVL TDGSQIVTIL		TLSLSGAGYT	429
, caa	* 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1		1500011111			
kawachi					DSSSLCGGSG	500
aaa_new			DIPVPMASGL			474
7taa	AGQQLTEVIG	CIIVIVGSDG	NVFVPMAGGL	EVATIBLENT	AGSKICS	474
kawachi	NTTTTTTAAT	STSKATTSSS	SSSAAATTSS	SCTATSTTLP	ITFEELVTTT	550
aaa_new						505
7taa	• • • • • • • • •			• • • • • • • • • •	• • • • • • • • • • • • • • • • • • • •	
kawachi	YGEEVYLSGS	ISQLGEWHTS	DAVKLSADDY	TSSNPEWSVT	VSLPVGTTFE	600
aaa_new						
7taa					• • • • • • • • •	

	601			640	
kawachi	YKFIKVDEGG	SVTWESDPNR	EYTVPECGSG	SGETVVDTWR	640
aaa_new					
7taa					

[0115] Las alteraciones específicas para actividad específica aumentada es una sustitución o una combinación de sustituciones en las siguientes posiciones dentro del "distancia del sustrato 10Å": 13,15,18,32-36 (es decir, 32, 33, 34, 35, 36), 61,63-64, 68- 69,73-84 (p. ej. 73, 74, 75, 76, 77, 78, 79, 80, 81, 82, 83, 84).117-125 (p. ej. 117, 118, 119, 120, 121, 122, 123, 124, 125).152- 158 (p. ej. 152, 153, 154, 155, 156, 157, 158).161-162, 165-175 (e.g.165, 166, 167, 168, 169, 170, 171, 172, 173, 174, 175), 204-211 (p. ej. 204, 205, 206, 207, 208, 209, 210, 211), 216,229-239 (229, 230, 231, 232, 233, 234, 235, 236, 237, 238, 239), 242, 250, 252-253, 255-257 (p. ej. 255, 256, 257).259-260, 275, 292, 295-299 (p. ej. 295, 296, 297, 298, 299), 304, 328, 339-344 según la numeración 7taa en el alineamiento arriba donde el Nterminal es ATPAD en 7taa (TAKA amilasa). Muchas posiciones interesantes son: 33, 36, 74, 75, 77, 120, 153, 154, 155, 156, 157, 158, 162, 166, 169, 170, 199, 232, 233, 235, 238, 239, 256, 257, 331, 336, 339, 340, y 342. Las sustituciones pueden ser para cualquier residuo de aminoácido.

[0116] Variantes comprendiendo una de las siguientes sustituciones o combinaciones de estas pueden producirse: G33A, I36K, S74A, D75Y, E77D, P120A, I153D, D154N, W155Y, D156E, N157D, L158Q, Q162E, E166L, T169N, I170T, E199K, E199L, D232L, N233D, N235D, L238Y, D239T, W256Y, Q257P, E331Q, S336A, D339K, D339N, V340D, y Y342A. Las variantes más interesantes comprenden una o más de las siguientes sustituciones; S74A, E166L, E199L, D339K, y D156E. Aún más interesante es la variante con las sustituciones múltiples S74A/E166L/E199L.

[0117] Basado en similitud entre alfa-amilasas ácidas de *Aspergillus kawachii* y de *A. niger* las siguientes sustituciones se predijeron para mejorar la actividad específica; N31 D, S74A, Y89D, E209L, Y245V, D348K, D378A, K383A, P386A, I387F, I405V, N448S, y N480R, y una variante llamada WA01 comprendiendo estas sustituciones puede producirse.

Ejemplo 7: Rendimiento de una variante de la alfa-amilasa ácida de Aspergillus kawachii

[0118] Las secuencias de los híbridos JA007 y JA001 descritas en el ejemplo 4 son idénticas a respectivamente la secuencia de la alfa-amilasa ácida de *A. kawachii* (SEC ID NO:41) y la secuencia de la variante WA01 descrita en el ejemplo precedente. Como los dos híbridos JA001 y JA007 han sido comparados en diferentes pruebas, la mejora en la actividad específica conferida por las sustituciones en la variante WA01 puede predecirse con mucha precisión. Actividad específica de la variante WA01 será 1,7 a 1,8 veces superior a la actividad específica de la amilasa de *A. kawachii* de tipo salvaje. La predicción se basa en los datos mostrados en la tabla 12.

Tabla 12. Rendimiento del híbrido JA007 (idéntica a alfa-amilasa ácida de *A. kawachii*) y el híbrido JA001 (idéntica a WA01, una variante de la alfa-amilasa ácida de *A. kawachii* comprendiendo las sustituciones N31 D, S74A, Y89D, E209L, Y245V, D348K, D378A, K383A, P386A, I387F, I405V, N448S, y N480R)

	AFAU/ml	mg/ml	AFAU/mg	A280	AFAU/A280
JA001	1,41	0,67	2,11	1,22	1,15
JA007	0,56	0,46	1,22	0,89	0,63

Ejemplo 8: Hidrólisis de almidón crudo con una alfa-amilasa ácida fúngica con o sin CBD

[0119] Este ejemplo ilustra la conversión de almidón de trigo granular o sémola de maíz en la glucosa usando amilasa fúngica ácida sin un CBM (SEC ID NO:8) o el correspondiente híbrido con un CBM (JA001). Un compuesto acuoso con 33% de sólidos secos (DS) de almidón granular se preparó añadiendo 247,5 g de almidón de trigo o sémola de maíz bajo agitación en 502,5 ml de agua. El pH fue ajustado con HCl a 4,5. El compuesto acuoso de almidón granular fue distribuido a matraces 100 ml de tapa azul con 75 g en cada matraz. Los matraces fueron incubados con agitación magnética en un baño maría a 60°C. A cero horas las actividades enzimáticas se dosificaron a los matraces; glucoamilasa (200 AGU/kg DS), una amilasa ácida fúngica (50 AFAU/kg DS) y la alfa-amilasa ácida de Aspergillus niger de tipo salvaje (SEC ID NO:8) o la alfa-amilasa ácida de Aspergillus niger pero fusionada a un enlazador y CBM derivado de A. kawachii (SEC ID NO:8 fusionado en la SEC ID NO:6). La alfa-amilasa ácida de Aspergillus niger w/wo CBM fue dosificada como 100 KNU/kg DS. Las muestras fueron retiradas después de 24, 48, 72 y 96 horas.

[0120] Almidón de sólidos secos totales fue determinado usando el siguiente método. El almidón fue completamente hidrolizado añadiendo una cantidad en exceso de alfa-amilasa (300 KNU/Kg sólidos secos) y colocando la muestra en un baño de aceite a 95 °C durante 45 minutos. Posteriormente las muestras fueron enfriadas a 60°C y una cantidad en exceso de glucoamilasa (600 AGU/kg ds) fue añadida seguido de incubación durante 2 horas a 60°C.

[0121] Sólidos solubles secos en el hidrolizado de almidón fueron determinados por medición de índice de refracción en muestras después de filtración a través de un filtro 0,22 microM. Los perfiles de azúcar fueron determinados por HPLC. La cantidad de glucosa fue calculada como DX.

55

50

5

10

15

25

30

[0122] Los resultados se muestran en las tablas 13-14 (almidón de trigo) y 15-16 (sémola de maíz).

Tabla 13. Sólidos solubles secos como porcentaje de sustancia seca total de almidón de trigo. Enzimas: glucoamilasa, alfa-amilasa ácida fúngica y más alfa-amilasa ácida fúngica con el CBM o sin el CBM.

	24 horas	46 horas	70 horas	90 horas	
Sin CBM	81,1	88,6	89,4	90,7	
Con CBM	86,2	92,6	93,7	95,1	

Tabla 14. El DX del hidrolizado soluble de almidón de trigo: enzimas: glucoamilasa, amilasa ácida fúngica y más alfaamilasa ácida fúngico con el CBM o sin el CBM.

	24 horas	46 horas	70 horas	90 horas
Sin CBM	78,1	84,9	85,6	86,7
Con CBM	82,3	88,4	89,5	90,5

Tabla 15. Sólidos solubles secos como porcentaje de sustancia seca total de sémola de maíz. Enzimas: glucoamilasa, alfa-amilasa ácida fúngica y más alfa-amilasa ácida fúngica con el CBM o sin el CBM.

	24 horas	46 horas	70 horas	90 horas	
Sin CBM	44,0	49,6	56,8	62,2	
Con CBM	53,6	59,7	63,8	68,4	

Tabla 16. El DX del hidrolizado soluble de sémola de maíz: enzimas: glucoamilasa, amilasa ácida fúngica y más alfamilasa ácida fúngica con el CBM o sin el CBM.

	24 horas	46 horas	70 horas	90 horas	
Sin CBM	42,1	47,3	53,9	58,8	
Con CBM	51,2	56,8	60,4	64,5	

15

5

Listado de secuencias

```
[0123]
```

```
<110> Udagawa, Hiroaki
 5
               Taira, Rikako
               Tkagi, Shinobu
               Allain, Eric
              Hjort, Carsten
10
               Vikso-Nielsen, Anders
               <120> ENZIMAS HÍBRIDAS PARA TRATAMIENTO DEL ALMIDÓN
               <130> 10490.500-US
15
               <160> 43
               <170> Versión de patentIn 3.2
20
               <210> 1
               <211> 40
               <212> ADN
               <213> Artificial
               <220>
25
               <223> Cebador
               <400> 1
              gaagggatcc gatttttact agtacatcca aagccaccac ???40
30
               <210> 2
               <211> 37
               <212> ADN
               <213> Artificial
35
               <223> Cebador
40
              tttgtcgacc tacctccacg tatcaaccac cgtctcc ???37
               <210> 3
               <211> 39
               <212> ADN
45
               <213> Artificial
               <220>
               <223> Cebador
50
              tttggatcca ccatgagatt atcgacttcg agtctcttc ???39
               <210> 4
               <211> 38
               <212> ADN
55
               <213> Artificial
               <220>
               <223> Cebador
60
               <400> 4 tttactagta gcagcagcag ttgtggtcgt ggttgttc ???38
               <210> 5
               <211> 396
              <212> ADN
65
               <213> Aspergillus kawachii
```

_	<22	20> 21> C 22> (1	DS)(396	6)													
5	<40	00> 5															
	agt	aca														48	
	act Thr															96	
	ttc Phe															144	
	gga Gly 50															192	
	ttg Leu															240	
	gtg Val															288	
	gat Asp															336	
	act Thr															384	
	tgg Trp 130		tag													396	
10	<2°	10> 6 11> 13 12> Pl 13> As	RT	llus ka	wachi	i											
	<4(00> 6															
15	Thr 1	Ser	Th	r Se	er L 5	ys A	Ala	Thr	Thr	Sei	Se	er S	er S	Ser	Ser	Ala 15	Ala

A	la	Thr	Thr	Ser 20	: Sei	: Se	er	Cys	Thr	Ala 25	a Tl	nr	Ser	Thr	Thr	Leu 30	Pro	Ile
Т	hr	Phe	Glu 35	Glu	Le:	ı Va	al	Thr	Thr 40	Th	r Ty	yr	Gly		Glu 45	Val	Tyr	Leu
s	er	Gly 50	Ser	Ile	e Sei	: G]		Leu 55	Gly	Glı	ı Ti	rp	Asp	Thr 60	Ser	Asp	Ala	Val
	ys 5	Leu	Ser	Ala	Asp	7 (Tyr	Thr	Se	r Se		Asn 75	Pro	Glu	Trp	Ser	Val 80
T	hr	Val	Ser	Leu	85	V č	al	Gly	Thr	Th:	r Pl 90		Glu	Tyr	Lys	Phe	Ile 95	Lys
V	'al	Asp	Glu	Gly 100	_	/ Se	er	Val	Thr	Tr;		lu	Ser	Asp	Pro	Asn 110	Arg	Glu
Т	'yr	Thr	Val 115	Pro	Glı	ı Cy	γs	Gly	Asn 120	Gl	y Se	er	Gly	Glu	Thr 125	Val	Val	Asp
Т	hr	Trp	Arg															
< <	212>	> 1533 > ADN		niger														
<		> CDS	; (1533)															
<	400>	> 7																
			a tta g Leu			-	•						-	_	_			48
			g gcc u Ala														!	96
			c cta e Leu 35														1	44
			a tgc r Cys														1:	92

gga Gly 65	atc Ile	at,c Ile	aac Asn	cat His	ctg Leu 70	gat Asp	tat Tyr	atc Ile	cag Gln	ggc Gly 75	atg Met	gga Gly	ttc Phe	acg Thr	gcc Ala 80	240
atc Ile	tgg Trp	atc Ile	tcg Ser	cct Pro 85	atc Ile	act Thr	gaa Glu	cag Gln	ctg Leu 90	ccc Pro	cag Gln	gat Asp	act Thr	gct Ala 95	gat Asp	288
	gaa Glu															336
	aac Asn				-	_	_		-				_			384
	gcc Ala 130	_		_			_		-	_	_				_	432
	tac Tyr															480
	gat Asp															528
	aac Asn															576
	ctg Leu															624
	gac Asp 210															672
	atc Ile															720
_	gaa Glu	-	_		-		_	-		-	-	-				768
	gcc Ala															816
	ccg Pro															864
	atc Ile 290															912
tcc	gat	ccg	aca	cta	ctc	ggc	aac	ttc	atc	gaa	aac	cac	gac	aat	ccc	960

Ser Asp Pr 305	ro Thr	Leu	Leu 310	Gly	Asn	Phe	Ile	Glu 315	Asn	His	Asp	Asn	Pro 320		
cgt ttc go Arg Phe Al														:	1008
agc tac at Ser Tyr I															1056
gaa cag ca Glu Gln H: 35					_					-	_	, ,		-	1104
tgg ctt to Trp Leu Se 370			-					_					_	;	1152
acc acg as Thr Thr As 385		Ile	_			-			-	_	_	_		:	1200,
att acc ta Ile Thr Ty														3	1248
atg cgc aa Met Arg Ly														;	1296
aaa ggc to Lys Gly Se 43														-	1344
tac aca to Tyr Thr Se 450		_	-	_		-	- ,-			_				:	1392
acc gtg ga Thr Val As 465	_							_	_	-	_			:	1440
ccg aga gt Pro Arg Va														-	1488
ggc ggg ag Gly Gly Se														-	1533
<210> 8 <211> 511 <212> PRT <213> Aspe		ger													
<400> 8															
Met Arg 1	Leu S	er T 5		Ser	Ser	Let	ı Ph	e L		Ser '	Val	Ser	Leu	Leu 15	Gly

Lys	Leu	Ala	Leu 20	Gly	Leu	Ser	Ala	Ala 25	Glu	Trp	Arg	Thr	Gln 30	Ser	Ile
Tyr	Phe	Leu 35	Leu	Thr	Asp	Arg	Phe 40	Gly	Arg	Thr	Asp	Asn 45	Ser	Thr	Thr
Ala	Thr 50	Cys	Asp	Thr	Gly	Asp 55	Gln	Ile	Tyr	Cys	Gly 60	Gly	Ser	Trp	Gln
Gly 65	Ile	Ile	Asn	His	Leu 70	Asp	Tyr	Ile	Gln	Gly 75	Met	Gly	Phe	Thr	Ala 80
Ile	Trp	Ile	Ser	Pro 85	Ile	Thr	Glu	Gln	Leu 90	Pro	Gln	Asp	Thr	Ala 95	Asp
Gly	Glu	Ala	Tyr 100	His	Gly	Tyr	Trp	Gln 105	Gln	Lys	Ile	Tyr	Asp 110	Val	Asn
Ser	Asn	Phe 115	Gly	Thr	Ala	Asp ,	Asp 120	Leu	Lys	Ser	Leu	Ser 125	Asp	Ala	Leu
His	Ala 130	Arg	Gly	Met	Tyr	Leu 135	Met	Val	Asp	Val	Val 140	Pro	Asn	His	Met
Gly 145	Tyr	Ala	Gly	Asn	Gly 150	Asn	Asp	Val	Asp	Tyr 155	Ser	Val	Phe	Asp	Pro 160
Phe	Asp	Ser	Ser	Ser 165	Tyr	Phe	His	Pro	Tyr 170	Cys	Leu	Ile	Thr	Asp 175	Trp
Asp	Asn	Leu	Thr 180	Met	Val	Gln	Asp	Cys 185	Trp	Glu	Gly	Asp	Thr 190	Ile	Val
Ser	Leu	Pro 195	Asp	Leu	Asn	Thr	Thr 200	Glu	Thr	Ala	Val	Arg 205	Thr	Ile	Trp
Tyr	Asp 210	Trp	Val	Ala	Asp	Leu 215	Val	Ser	Asn	Tyr	Ser 220	Val	Asp	Gly	Leu
Arg 225	Ile	Asp	Ser	Val	Leu 230	Glu	Val	Glu	Pro	Asp 235	Phe	Phe	Pro	Gly	Tyr 240
Gln	Glu	Ala	Ala	Gly 245	Val	Tyr	Cys	Val	Gly 250	Glu	Val	Asp	Asn	Gly 255	Asn

Pro	Ala	Leu	Asp 260	Cys	Pro	Tyr	Gln	Lys 265	Val	Leu	Asp	Gly	Val 270	Leu	Asn
Tyr	Pro	Ile 275	Tyr	Trp	Gln	Leu	Leu 280	Tyr	Ala	Phe	Glu	Ser 285	Ser	Ser	Gly
Ser	Ile 290	Ser	Asn	Leu	Tyr	Asn 295	Met	Ile	Lys	Ser	Val 300	Ala	Ser	Asp	Cys
Ser 305	Asp	Pro	Thr	Leu	Leu 310	Gly	Asn	Phe	Ile	Glu 315	Asn	His	Asp	Asn	Pro 320
Arg	Phe	Ala	Ser	Tyr 325	Thr	Ser	Asp	Tyr	Ser 330	Gln	Ala	Lys	Asn	Val 335	Leu
Ser	Tyr	Ile	Phe 340	Leu	Ser	Asp	Gly	Ile 345	Pro	Ile	Val	Tyr	Ala 350	Gly	Glu
Glu	Gln	His 355	Tyr	Ser	Gly	Gly	Lys 360	Val	Pro	Tyr	Asn	Arg 365	Glu	Ala	Thr
Trp	Leu 370	Ser	Gly	Tyr	Asp	Thr 375	Ser	Ala	Glu	Leu	Tyr 380	Thr	Trp	Ile	Ala
Thr 385	Thr	Asn	Ala	Ile	Arg 390	Lys	Leu	Ala	Ile	Ser 395	Ala	Asp	Ser	Ala	Tyr 400
Ile	Thr	Tyr	Ala	Asn 405	Asp	Ala	Phe	Tyr	Thr 410	Asp	Ser	Asn	Thr	Ile 415	Ala
Met	Arg	Lys	Gly' 420	Thr	Ser	Gly	Ser	Gln 425	Val	Ile	Thr	Val	Leu 430	Ser	Asn
Lys	Gly	Ser 435	Ser	Gly	Ser	Ser	Tyr 440	Thr	Leu	Thr	Leu	Ser 445	Gly	Ser	Gly
Tyr	Thr 450	Ser	Gly	Thr	Lys	Leu 455	Ile	Glu	Ala	Tyr	Thr 460	Cys	Thr	Ser	Val
Thr 465	Val	Asp	Ser	Ser	Gly 470	Asp	Ile	Pro	Val	Pro 475	Met	Ala	Ser	Gly	Leu 480
Pro	Arg	Val	Leu	Leu 485	Pro	Ala	Ser	Val	Val 490	Asp	Ser	Ser	Ser	Leu 495	Cys

Gly Gly Ser Gly Arg Thr Thr Thr Thr Thr Thr Ala Ala Thr Ser

505

500

510 <210>9 <211> 102 <212> PRT 5 <213> Bacillus flavothermus <400> 9 Ile Ser Thr Thr Ser Gln Ile Thr Phe Thr Val Asn Asn Ala Thr Thr 5 10 Val Trp Gly Gln Asn Val Tyr Val Val Gly Asn Ile Ser Gln Leu Gly 20 Asn Trp Asp Pro Val His Ala Val Gln Met Thr Pro Ser Ser Tyr Pro 35 40 Thr Trp Thr Val Thr Ile Pro Leu Leu Gln Gly Gln Asn Ile Gln Phe 50 55 Lys Phe Ile Lys Lys Asp Ser Ala Gly Asn Val Ile Trp Glu Asp Ile 70 65 Ser Asn Arg Thr Tyr Thr Val Pro Thr Ala Ala Ser Gly Ala Tyr Thr 85 95 Ala Ser Trp Asn Val Pro 100 10 <210> 10 <211>99 <212> PRT 15 <213> Bacillus sp. <400> 10 Thr Ser Asn Val Thr Phe Thr Val Asn Asn Ala Thr Thr Val Tyr Gly Gln Asn Val Tyr Val Val Gly Asn Ile Pro Glu Leu Gly Asn Trp Asn 20 Ile Ala Asn Ala Ile Gln Met Thr Pro Ser Ser Tyr Pro Thr Trp Lys 35 40 Thr Thr Val Ser Leu Pro Gln Gly Lys Ala Ile Glu Phe Lys Phe Ile 50 55 60

Lys Lys Asp Ser Ala Gly Asn Val Ile Trp Glu Asn Ile Ala Asn Arq

75

70

65

Thr Tyr Thr Val Pro Phe Ser Ser Thr Gly Ser Tyr Thr Ala Asn Trp 90 Asn Val Pro <210> 11 5 <211> 102 <212> PRT <213> Alcaliphilic Bacillus 10 Thr Ser Thr Thr Ser Gln Ile Thr Phe Thr Val Asn Asn Ala Thr Thr 5 10 Val Trp Gly Gln Asn Val Tyr Val Val Gly Asn Ile Ser Gln Leu Gly Asn Trp Asp Pro Val Asn Ala Val Gln Met Thr Pro Ser Ser Tyr Pro 35 40 Thr Trp Val Val Thr Val Pro Leu Pro Gln Ser Gln Asn Ile Gln Phe 50 55 Lys Phe Ile Lys Lys Asp Gly Ser Gly Asn Val Ile Trp Glu Asn Ile 65 70 Ser Asn Arg Thr Tyr Thr Val Pro Thr Ala Ala Ser Gly Ala Tyr Thr 95 85 Ala Asn Trp Asn Val Pro 100 <210> 12 <211> 112 <212> PRT 15 <213> Hormoconis resinae <400> 12 Cys Gln Val Ser Ile Thr Phe Asn Ile Asn Ala Thr Thr Tyr Gly Glu Asn Leu Tyr Val Ile Gly Asn Ser Ser Asp Leu Gly Ala Trp Asn 20 25

Ile Ala Asp Ala Tyr Pro Leu Ser Ala Ser Ala Tyr Thr Gln Asp Arg 40 Pro Leu Trp Ser Ala Ala Ile Pro Leu Asn Ala Gly Glu Val Ile Ser Tyr Gln Tyr Val Arg Gln Glu Asp Cys Asp Gln Pro Tyr Ile Tyr Glu 70 75 Thr Val Asn Arg Thr Leu Thr Val Pro Ala Cys Gly Gly Ala Ala Val 85 90 Thr Thr Asp Asp Ala Trp Met Gly Pro Val Gly Ser Ser Gly Asn Cys <210> 13 <211> 95 <212> PRT <213> Lentinula edodes <400> 13 Val Ser Val Thr Phe Asn Val Asp Ala Ser Thr Leu Glu Gly Gln Asn Val Tyr Leu Thr Gly Ala Val Asp Ala Leu Glu Asp Trp Ser Thr Asp 25 Asn Ala Ile Leu Leu Ser Ser Ala Asn Tyr Pro Thr Trp Ser Val Thr 35 Val Asp Leu Pro Gly Ser Thr Asp Val Gln Tyr Lys Tyr Ile Lys Lys 55 50 Asp Gly Ser Gly Thr Val Thr Trp Glu Ser Asp Pro Asn Met Glu Ile 70 75 65 Thr Thr Pro Ala Asn Gly Thr Tyr Ala Thr Asn Asp Thr Trp Arg 90 85 <210> 14 <211> 107 <212> PRT <213> Neurospora crassa <400> 14

5

10

Cys Ala Ala Asp His Glu Val Leu Val Thr Phe Asn Glu Lys Val Thr

1 5 10 15

Thr Ser Tyr Gly Gln Thr Val Lys Val Val Gly Ser Ile Ala Ala Leu 20 25 30

Gly Asn Trp Ala Pro Ala Ser Gly Val Thr Leu Ser Ala Lys Gln Tyr 35 40 45

Ser Ser Ser Asn Pro Leu Trp Ser Thr Thr Ile Ala Leu Pro Gln Gly 50 55 60

Thr Ser Phe Lys Tyr Lys Tyr Val Val Val Asn Ser Asp Gly Ser Val 65 70 75 80

Lys Trp Glu Asn Asp Pro Asp Arg Ser Tyr Ala Val Gly Thr Asp Cys 85 90 95

Ala Ser Thr Ala Thr Leu Asp Asp Thr Trp Arg

<210> 15

<211> 115

5

10

<212> PRT

<213> Talaromyces byssochlamydioides

<400> 15

	Thr 1	Thr	Thr	Gly	Ala 5	Ala	Pro	Cys	Thr	Thr 10	Pro	Thr	Thr	Val	Ala 15	Val
	Thr	Phe	Asp	Glu 20	Ile	Val	Thr	Thr	Thr 25	Tyr	Gly	Glu	Thr	Val 30	Tyr	Leu
	Ser	Gly	Ser 35	Ile	Pro	Ala	Leu	Gly 40	Asn	Trp	Asp	Thr	Ser 45	Ser	Ala	Ile
	Ala	Leu 50	Ser	Ala	Val	Asp	Tyr 55	Thr	Ser	Ser	Asn	Pro 60	Leu	Trp	Tyr	Val
	Thr 65	Val	Asn	Leu	Pro	Ala 70	Gly	Thr	Ser	Phe	Glu 75	Tyr	Lys	Phe	Phe	Val 80
	Gln	Gln	Thr	Asp	Gly 85	Thr	Ile	Val	Trp	Glu 90	Asp	Asp	Pro	Asn	Arg 95	Ser
	Tyr	Thr	Val	Pro 100	Ala	Asn	Cys	Gly	Gln 105	Thr	Thr	Ala	Ile	Ile 110	Asp	Asp
Ser Trp Gln 115																
<210> 16 <211> 115 <212> PRT <213> Geosmithia cylindrospora:																
	<400>			-												

	Thr 1	Se:	r Th	ır (Gly	Ser 5	Ala	Pro	Cys	Thr	Thr 10	Pro	Thr	Thr	Val	Ala 15	Va	1
	Thr	Phe	e As		Glu 20	Ile	Val	Thr	Thr	Ser 25	Tyr	Gly	Glu	Thr	Val 30	Tyr	Le	u
	Ala	. Gl	y Se 35		Ile	Ala	Ala	Leu	Gly 40	Asn	Trp	Asp	Thr	Asn 45	Ser	Ala	Il	е
	Ala	. Le:	u Se	er P	Ala	Ala	Asp	Tyr 55	Thr	Ser	Asn	Asn	Asn 60	Leu	Trp	Tyr	۷a	1
	Thr 65	Va.	l As	n I	Leu	Ala	Ala 70	Gly	Thr	Ser	Phe	Gln 75	Tyr	Lys	Phe	Phe	Va 80	
	Lys	Glı	ı Tt	ır A	Asp	Ser 85	Thr	Ile	Val	Trp	Glu 90	Asp	Asp	Pro	Asn	Arg 95	Se	r
	Tyr		r Va		Pro 100	Ala	Asn	Cys	Gly	Gln 105	Thr	Thr	Ala	Ile	Ile 110	Asp	As	Р
	Thr	Tr	p Gl 11															
210> 17 211> 139 212> PRT 213> Scorias spongiosa																		
40	0> 1	7																
A]	la 1	Lys	Val	. Pı		Ser 5	Thr	Cys	Ser	Ala	Ser 10	Ser	Ala	Thr	Gl	y Th 15		Сув
Γŀ	nr !	r hr	Ala	T} 20		Ser	Thr	Phe	Gly	Gly 25	Ser	Thr	Pro	Thr	Th.	r Se	r (Суз
A.	la '	Thr	Thr 35	· Pi	ro :	Thr	Leu	Thr	Thr 40	Val	Leu	Phe	Asn	Glu 45	ı Ar	g Al	a '	Thi

Thr Asn Phe Gly Gln Asn Val His Leu Thr Gly Ser Ile Ser Gln Leu 50 55 60

Gly Ser Trp Asp Thr Asp Ser Ala Val Ala Leu Ser Ala Val Asn Tyr 65 70 75 80

Thr Ser Ser Asp Pro Leu Trp Phe Val Arg Val Gln Leu Pro Ala Gly 85 90 95

Thr Ser Phe Gln Tyr Lys Tyr Phe Lys Lys Asp Ser Ser Asn Ala Val 100 105 110

Ala Trp Glu Ser Asp Pro Asn Arg Ser Tyr Thr Val Pro Leu Asn Cys 115 120 125

Ala Gly Thr Ala Thr Glu Asn Asp Thr Trp Arg 130 135

<210> 18

<211> 126

<212> PRT

<213> Eupenicillium ludwigii

<400> 18

Ser Thr Thr Thr Ser Thr Thr Lys Thr Thr Thr Thr Ser Thr Thr 1 5 10 15

Thr Ser Cys Thr Thr Pro Thr Ala Val Ala Val Thr Phe Asp Leu Ile 20 25 30

Ala Thr Thr Tyr Tyr Gly Glu Asn Ile Lys Ile Ala Gly Ser Ile Ser 35 40 45

Gln Leu Gly Asp Trp Asp Thr Ser Asn Ala Val Ala Leu Ser Ala Ala 50 55 60

Asp Tyr Thr Ser Ser Asp His Leu Trp Phe Val Asp Ile Asp Leu Pro 65 70 75 80

Ala Gly Thr Val Phe Glu Tyr Lys Tyr Ile Arg Ile Glu Ser Asp Gly 85 90 95

Ser Ile Glu Trp Glu Ser Asp Pro Asn Arg Ser Tyr Thr Val Pro Ala 100 105 110

Ala Cys Ala Thr Thr Ala Val Thr Glu Asn Asp Thr Trp Arg 115 120 125

<210> 19

10

<211> 116

```
<212> PRT
           <213> Aspergillus japonicus
5
           <400> 19
               Lys Thr Ser Thr Thr Thr Ser Ser Cys Ser Thr Pro Thr Ser Val Ala
                                                  10
               Val Thr Phe Asp Val Ile Ala Thr Thr Thr Tyr Gly Glu Asn Val Tyr
                           20
                                               25
               Ile Ser Gly Ser Ile Ser Gln Leu Gly Ser Trp Asp Thr Ser Ser Ala
                Ile Ala Leu Ser Ala Ser Gln Tyr Thr Ser Ser Asn Asn Leu Trp Tyr
                   50 55
               Ala Thr Val His Leu Pro Ala Gly Thr Thr Phe Gln Tyr Lys Tyr Ile
               Arg Lys Glu Thr Asp Gly Ser Val Thr Trp Glu Ser Asp Pro Asn Arg
                Ser Tyr Thr Val Pro Ser Ser Cys Gly Val Ser Ser Ala Thr Glu Ser
                                               105
                Asp Thr Trp Arg
                       115
           <210> 20
10
           <211> 133
           <212> PRT
           <213> Penicillium cf. miczynskii
           <400> 20
15
              Thr Thr Thr Gly Gly Thr Thr Thr Ser Gln Gly Ser Thr Thr Thr Thr
                                5
              Ser Lys Thr Ser Thr Thr Ser Ser Cys Thr Ala Pro Thr Ser Val
                           20
              Ala Val Thr Phe Asp Leu Ile Ala Thr Thr Val Tyr Asp Glu Asn Val
```

Gln Leu Ala Gly Ser Ile Ser Ala Leu Gly Ser Trp Asp Thr Ser Ser 50 60 Ala Ile Arg Leu Ser Ala Ser Gln Tyr Thr Ser Ser Asn His Leu Trp 70 75 80 Tyr Val Ala Val Ser Leu Pro Ala Gly Gln Val Phe Gln Tyr Lys Tyr Ile Arg Val Ala Ser Ser Gly Thr Ile Thr Trp Glu Ser Asp Pro Asn 105 Leu Ser Tyr Thr Val Pro Val Ala Cys Ala Ala Thr Ala Val Thr Ile 120 115 Ser Asp Thr Trp Arg 130 <210> 21 <211> 116 <212> PRT <213> Mz1 Penicillium sp. <400> 21 Thr Lys Thr Ser Thr Ser Thr Ser Cys Thr Thr Pro Thr Ala Val Ala 5 10 Val Thr Phe Asp Leu Ile Ala Thr Thr Thr Tyr Gly Glu Asn Ile Lys 20 Ile Ala Gly Ser Ile Ala Ala Leu Gly Ala Trp Asp Thr Asp Asp Ala 35 Val Ala Leu Ser Ala Ala Asp Tyr Thr Asp Ser Asp His Leu Trp Phe 50 55 Val Thr Gln Ser Ile Pro Ala Gly Thr Val Phe Glu Tyr Lys Tyr Ile 65 Arg Val Glu Ser Asp Gly Thr Ile Glu Trp Glu Ser Asp Pro Asn Arg 85 Ser Tyr Thr Val Pro Ala Ala Cys Ala Thr Thr Ala Val Thr Glu Ser 100 105 110 Asp Thr Trp Arg

5

10

<210> 22 <211> 114 <212> PRT 5 <213> Thysanophora sp <400> 22 Phe Thr Ser Thr Thr Lys Thr Ser Cys Thr Thr Pro Thr Ser Val Ala Val Thr Phe Asp Leu Ile Ala Thr Thr Thr Tyr Gly Glu Ser Ile Arg Leu Val Gly Ser Ile Ser Glu Leu Gly Asp Trp Asp Thr Gly Ser Ala 40 Ile Ala Leu His Ala Thr Asp Tyr Thr Asp Ser Asp His Leu Trp Phe 55 Val Thr Val Gly Leu Pro Ala Gly Ala Ser Phe Glu Tyr Lys Tyr Ile Arg Val Glu Ser Ser Gly Thr Ile Glu Trp Glu Ser Asp Pro Asn Arg Ser Tyr Thr Val Pro Ala Ala Cys Ala Thr Thr Ala Val Thr Glu Ser 105 Asp Thr 10 <210> 23 <211> 111 <212> PRT <213> Humicola grisea var. thermoidea 15 <400> 23 Ala Asp Ala Ser Glu Val Tyr Val Thr Phe Asn Glu Arg Val Ser Thr Ala Trp Gly Glu Thr Ile Lys Val Val Gly Asn Val Pro Ala Leu Gly

Asn Trp Asp Thr Ser Lys Ala Val Thr Leu Ser Ala Ser Gly Tyr Lys

40

Ser Asn Asp Pro Leu Trp Ser Ile Thr Val Pro Ile Lys Ala Thr Gly

55

50

20

Ser Ala Val Gln Tyr Lys Tyr Ile Lys Val Gly Thr Asn Gly Lys Ile 70 Thr Trp Glu Ser Asp Pro Asn Arg Ser Ile Thr Leu Gln Thr Ala Ser 8.5 90 Ser Ala Gly Lys Cys Ala Ala Gln Thr Val Asn Asp Ser Trp Arg 105 <210> 24 <211> 108 5 <212> PRT <213> Aspergillus niger <400> 24 10 Cys Thr Thr Pro Thr Ala Val Ala Val Thr Phe Asp Leu Thr Ala Thr 10 Thr Thr Tyr Gly Glu Asn Ile Tyr Leu Val Gly Ser Ile Ser Gln Leu 20 25 Gly Asp Trp Glu Thr Ser Asp Gly Ile Ala Leu Ser Ala Asp Lys Tyr Thr Ser Ser Asp Pro Leu Trp Tyr Val Thr Val Thr Leu Pro Ala Gly 50 55 Glu Ser Phe Glu Tyr Lys Phe Ile Arg Ile Glu Ser Asp Asp Ser Val 65 Glu Trp Glu Ser Asp Pro Asn Arg Glu Tyr Thr Val Pro Gln Ala Cys 90 85 Gly Thr Ser Thr Ala Thr Val Thr Asp Thr Trp Arg 100 105 <210> 25 <211>97 15 <212> PRT <213> Aspergillus rolfsii <400> 25 Val Glu Val Thr Phe Asp Val Tyr Ala Thr Thr Val Tyr Gly Gln Asn 10 '5 1.

Ile Tyr Ile Thr Gly Asp Val Ser Glu Leu Gly Asn Trp Thr Pro Ala

Asn Gly Val Ala Leu Ser Ser Ala Asn Tyr Pro Thr Trp Ser Ala Thr Ile Ala Leu Pro Ala Asp Thr Thr Ile Gln Tyr Lys Tyr Val Asn Ile 60 Asp Gly Ser Thr Val Ile Trp Glu Asp Ala Ile Ser Asn Arg Glu Ile 70 Thr Thr Pro Ala Ser Gly Thr Tyr Thr Glu Lys Asp Thr Trp Asp Glu 90 Ser <210> 26 <211> 38 <212> PRT 5 <213> Aspergillus niger <400> 26 Thr Gly Gly Thr Thr Thr Ala Thr Pro Thr Gly Ser Gly Ser Val Thr Ser Thr Ser Lys Thr Thr Ala Thr Ala Ser Lys Thr Ser Thr Ser 25 Thr Ser Ser Thr Ser Ala 35 10 <210> 27 <211> 31 <212> PRT 15 <213> Aspergillus kawachii <400> 27 Thr Thr Thr Thr Thr Ala Ala Ala Thr Ser Thr Ser Lys Ala Thr 5 1 Thr Ser Ser Ser Ser Ser Ala Ala Ala Thr Thr Ser Ser Ser 30 20 25 20 <210> 28 <211> 11 <212> PRT 25 <213> Athelia rolfsii <400> 28

		Gly Ala 1		Pro Gly 5	Gly Ser S	er Gly Ser 10	
5	<210> 29 <211> 8 <212> PRT <213> Artificia	ıl					
10	<220> <223> Artificia	ıl					
	<400> 29						
			o Glu Pr		o Glu Pro	Thr	
15		1		5			
20	<210> 30 <211> 498 <212> PRT <213> Asperg	illus oryzae					
	<400>						
	Met Val A 1	la Trp Tr _l 5	o Ser Leu	Phe Leu	Tyr Gly L	eu Gln Val Ala Ala 15	
	Pro Ala L	eu Ala Ala 20	a Thr Pro	Ala Asp 25	Trp Arg S	er Gln Ser Ile Tyr 30	
	Phe Leu L	_	Arg Phe	Ala Arg 40	Thr Asp G	ly Ser Thr Thr Ala 45	
	Thr Cys A	sn Thr Ala	a Asp Gln 55	Lys Tyr	Cys Gly G 6	ly Thr Trp Gln Gly	•
	Ile Ile A	sp Lys Le	ı Asp Tyr 70	Ile Gln	Gly Met G 75	ly Phe Thr Ala Ile 80	:
	Trp Ile T	hr Pro Va 85	l Thr Ala	Gln Leu	Pro Gln T	hr Thr Ala Tyr Gly 95	,
	Asp Ala T	yr His Gl 100	y Tyr Trp	Gln Gln 105	Asp Ile T	yr Ser Leu Asn Glu 110	ļ
		ly Thr Ala	a Asp Asp	Leu Lys 120	Ala Leu S	er Ser Ala Leu His 125	!

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

Leu	Ser 370	Gly	Ty:	r P	ro	Thr	Asp 375		r G.	lu	Leu	Tyr	Lys 380		·u	Ile	Ala	Ser
Ala 385	Asn	Ala	Ile	e A		Asn 390	Tyr	Ala	a I.	le	Ser	Lys 395	Asp	Th	r	Gly	Phe	Val 400
Thr	Tyr	Lys	Ası		rp 05	Pro	Ile	Ту	r L	_	Asp 410	Asp	Thr	Th	r	Ile	Ala 415	Met
Arg	Lys	Gly	Th: 42		.sp	Gly	Ser	Gli		le 25	Val	Thr	Ile	Le	eu	Ser 430	Asn	Lys
Gly		Ser 435	,	у А	sp	Ser	Tyr	Th:		eu	Ser	Leu	Ser	G1 44	_	Ala	Gly	Tyr
Thr	Ala 450	Gly	Gl	n G	ln	Leu	Thr 455		u V	al	Ile	Gly	Cys 460		ır	Thr	Val	Thr
Val 465	Gly	Ser	As	p G	ly	Asn 470	Val	Pr	o V	al	Pro	Met 475	Ala	G1	- y	Gly	Leu	Pro 480
Arg	Val	Leu	Ту		ro 85	Thr	Glu	Ly	s L		Ala 490	Gly	Ser	. Ly	7S	Ile	Cys 495	Ser
Ser	Ser																	
<212	> 31 > 1923 > ADN > Artifi																	
<220 <223	> > Artifi	cial																
	> > CDS > (1)(
<400	> 31																	
	aga Arg		Ser !														4	8
aag Lys	ctg Leu	Ala 1	ctc (Leu (20	ej Gaa	ctg Leu	tcg Ser	gct Ala	gca Ala 25	gaa Glu	tgg	cgc Arg	act Thr	cag Gln 30	tcg Ser	at Il	t .e	9	6
tac Tyr	ttc Phe	cta i Leu l	ttg : Leu '	acg Thr	gat Asp	cgg Arg	ttc Phe 40	ggt Gly	agg Arg	acç Thr	gac Asp	aat Asn 45	tcg Ser	acg Thr	ac Th	a 1r	14	4

	_	-	-	ggt Gly	-				-			_				192
				ctg Leu 70	-			_		_			_	_		240
				atc Ile												288
				gga Gly												336
				gca Ala	-	_		_				-				384
				tac Tyr											١	432
				ggc Gly 150		-	_	-		_	-		_			480
-				tac Tyr					-	_			-			528
				gtc Val												576
_		-		aac Asn			-		-		_					624
-		-	-	gac Asp	-	_					_	_				672
				ctc Leu 230												720
				gtc Val												768
				cca Pro												816
				caa Gln												864

			aat Asn													912
			aca Thr													960
			tcc Ser													1008
			ttc Phe 340													1056
			tac Tyr													1104
			ggc Gly													1152
			gcg Ala													1200
			gcg Ala													1248
			ggc Gly 420													1296
			tca Ser													1344
tac Tyr	aca Thr 450	tcc Ser	ggc Gly	acg Thr	aag Lys	ctg Leu 455	atc Ile	gaa Glu	gcg Ala	tac Tyr	aca Thr 460	tgc Cys	aca Thr	tcc Ser	gtg Val	1392
			tcg Ser													1440
			ctt Leu													1488
			gga Gly 500													1536
			gcc Ala													1584
act	tct	tca	tca	tgt	acc	act	ccc	acc	gcc	gtg	gct	gtg	act	ttc	gat	1632

Thi	s Se		er S	Ser	Cys	Thr	Thr 535	Pro	Thr	Ala	Val	Ala 540	Val	Th	r Ph	e Asp	>	
-	ı Th	_											_	_		a tog y Sei 560	<u>-</u>	1680
			_	_		Āsp		_		_	_			_		g agt u Sei 5		1728
	-		ys I				-	-	_				-		r Va	g act l Thi		1776
-		o Ā	_	-	_	_				-			_		_	g ago u Sei		1824
		sp S														c gtt r Vai		1872
	G]															g cgg p Arg 640	3	1920
tag	3																	1923
<210 <211	-																	
<212	> PF	RT <2	13>	Artifi	icial													
<220 <223		tificia	I															
<400	> 32																	
M 1	et.	Arg	Let	u S		Thr 5	Ser	Ser	Leu	Phe	Let 10	ı Se	r V	al	Ser	Leu	Leu 15	Gly
L	ys	Leu	Ala	a L 2		Gly	Leu	Ser	Ala	Ala 25	Glı	ı Tr	р A	rg	Thr	Gln 30	Ser	Ile
T	yr	Phe	Lei 35	u L	eu	Thr	Asp	Arg	Phe 40	Gly	Arq	g Th	r A	_	Asn 45	Ser	Thr	Thr
Α		Thr 50	Cy	s A	sp	Thr	Gly	Asp 55	Gln	Ile	ту	r Cy	s G 6		Gly	Ser	Trp	Gln
G 6	_	Ile	Ile	e A	sn	His	Leu 70	Asp	Tyr	Ile	Glı	n Gl 75	_	et	Gly	Phe	Thr	Ala 80
I	le	Trp	Ile	e S	er	Pro	Ile	Thr	Glu	Gln	Lei	u Pr	o G	ln.	Asp	Thr	Ala	Asp

				85					90					95	
Gly	Glu	Ala	Tyr 100	His	Gly	Tyr	Trp	Gln 105	Gln	Lys	Ile	Tyr	Asp 110	Val	Asn
Ser	Asn	Phe 115	Gly	Thr	Ala	Asp	Asp 120	Leu	Lys	Ser	Leu	Ser 125	Asp	Ala	Leu
His	Ala 130	Arg	Gly	Met	Tyr	Leu 135	Met	Val	Asp	Val	Val 140	Pro	Asn	His	Met
Gly 145	Туг	Ala	Gly	Asn	Gly 150	Asn	Asp	Val	Asp	Tyr 155	Ser	Val	Phe	Asp	Pro 160
Phe	Asp	Ser	Ser	Ser 165	Tyr	Phe	His	Pro	Tyr 170	Cys	Leu	Ile	Thr	Asp 175	Trp
Asp	Asn	Leu	Thr 180	Met	Val	Gln	Asp	Cys 185	Trp	Glu	Gly	Asp	Thr 190	Ile	·Val
Ser	Leu	Pro 195	Asp	Leu	Asn	Thr	Thr 200	Glu	Thr	Ala	Val	Arg 205	Thr	Ile	Trp
Tyr	Asp 210	Trp	Val	Ala	Asp	Leu 215	Val	Ser	Asn	Tyr	Ser 220	Val	Asp	Gly	Leu
Arg 225	Ile	Asp	Ser	Val	Leu 230	Glu	Val	Glu	Pro	Asp 235	Phe	Phe	Pro	Gly	Tyr 240
Gln	Glu	Ala	Ala	Gly 245	Val	Tyr	Cys	Val	Gly 250	Glu	Val	Asp	Asn	Gly 255	Asn
Pro	Ala	Leu	Asp 260	Cys	Pro	Tyr	Gln	Lys 265	Val	Leu	Asp	Gly	Val 270	Leu	Asn
Tyr	Pro	Ile 275	Tyr	Trp	Gln		Leu 280	Tyr	Ala	Phe	Glu	Ser 285	Ser	Ser	Gly
Ser	Ile 290	Ser	Asn	Leu	Tyr	Asn 295	Met	Ile	Lys	Ser	Val 300	Ala	Ser	Asp	Cys ·
Ser 305	Asp	Pro	Thr	Leu	Leu 310	Gly	Asn	Phe	Ile	Glu 315	Asn	His	Asp	Asn	Pro 320
Arg	Phe	Ala	Ser	Tyr	Thr	Ser	Asp	Tyr	Ser	Gln	Ala	Lys	Asn	Val	Leu

Ser Tyr Ile Phe Leu Ser Asp Gly Ile Pro Ile Val Tyr Ala Gly Glu 345 Glu Gln His Tyr Ser Gly Gly Lys Val Pro Tyr Asn Arg Glu Ala Thr 360 Trp Leu Ser Gly Tyr Asp Thr Ser Ala Glu Leu Tyr Thr Trp Ile Ala Thr Thr Asn Ala Ile Arg Lys Leu Ala Ile Ser Ala Asp Ser Ala Tyr 390 395 Ile Thr Tyr Ala Asn Asp Ala Phe Tyr Thr Asp Ser Asn Thr Ile Ala 410 Met Arg Lys Gly Thr Ser Gly Ser Gln Val Ile Thr Val Leu Ser Asn Lys Gly Ser Ser Gly Ser Ser Tyr Thr Leu Thr Leu Ser Gly Ser Gly 440 Tyr Thr Ser Gly Thr Lys Leu Ile Glu Ala Tyr Thr Cys Thr Ser Val Thr Val Asp Ser Ser Gly Asp Ile Pro Val Pro Met Ala Ser Gly Leu 470 475 Pro Arg Val Leu Leu Pro Ala Ser Val Val Asp Ser Ser Ser Leu Cys 490 Gly Gly Ser Gly Arg Thr Thr Thr Thr Thr Ala Ala Ala Thr Ser 500 505 Thr Ser Lys Ala Thr Thr Ser Ser Ser Ser Ser Ala Ala Ala Thr 515 520 Thr Ser Ser Ser Cys Thr Thr Pro Thr Ala Val Ala Val Thr Phe Asp 530 Leu Thr Ala Thr Thr Tyr Gly Glu Asn Ile Tyr Leu Val Gly Ser 550 555 Ile Ser Gln Leu Gly Asp Trp Glu Thr Ser Asp Gly Ile Ala Leu Ser

	Ala Asp Lys Tyr Thr Ser Ser Asp Pro Leu Trp Tyr Val Thr Val Th 580 585 590	ır
	Leu Pro Ala Gly Glu Ser Phe Glu Tyr Lys Phe Ile Arg Ile Glu Se 595 600 605	∍r
	Asp Asp Ser Val Glu Trp Glu Ser Asp Pro Asn Arg Glu Tyr Thr Va 610 615 620	al
	Pro Gln Ala Cys Gly Thr Ser Thr Ala Thr Val Thr Asp Thr Trp Ai 625 630 635 64	rg 40
5	<210> 33 <211> 1890 <212> ADN <213> Artificial	
10	<220> <223> Artificial	
	<220> <221> CDS <222> (1)(1890)	
15	<400> 33	
	atg aga tta tcg act tcg agt ctc ttc ctt tcc gtg tct ctg ctg ggg Met Arg Leu Ser Thr Ser Ser Leu Phe Leu Ser Val Ser Leu Leu Gly 1 5 10	48
	aag ctg gcc ctc ggg ctg tcg gct gca gaa tgg cgc act cag tcg att Lys Leu Ala Leu Gly Leu Ser Ala Ala Glu Trp Arg Thr Gln Ser Ile 20 25 30	96
	tac ttc cta ttg acg gat cgg ttc ggt agg acg gac aat tcg acg aca Tyr Phe Leu Leu Thr Asp Arg Phe Gly Arg Thr Asp Asn Ser Thr Thr 35 40 45	144
	gct aca tgc gat acg ggt gac caa atc tat tgt ggt ggc agt tgg caa Ala Thr Cys Asp Thr Gly Asp Gln Ile Tyr Cys Gly Gly Ser Trp Gln 50 55 60	192
	gga atc atc aac cat ctg gat tat atc cag ggc atg gga ttc acg gcc Gly Ile Ile Asn His Leu Asp Tyr Ile Gln Gly Met Gly Phe Thr Ala 65 70 75 . 80	240
	atc tgg atc tcg cct atc act gaa cag ctg ccc cag gat act gct gat Ile Trp Ile Ser Pro Ile Thr Glu Gln Leu Pro Gln Asp Thr Ala Asp 85 90 95	288
	ggt gaa gct tac cat gga tat tgg cag cag aag ata tac gac gtg aac Gly Glu Ala Tyr His Gly Tyr Trp Gln Gln Lys Ile Tyr Asp Val Asn 100 105 110	336
	tcc aac ttc ggc act gca gat gac ctc aag tcc ctc tca gat gcg ctt Ser Asn Phe Gly Thr Ala Asp Asp Leu Lys Ser Leu Ser Asp Ala Leu	384

	115					120					125				
cat gcc His Ala 130	Arg														432
ggc tac Gly Tyr 145	_					-	-	-		-			-		480
ttc gat Phe Asp									_	_			_		528
gac aac Asp Asn	_		_	-		_	_				-			_	576
tct ctg Ser Leu															624
tat gac Tyr Asp 210	Trp	-	-	_	_	_					_	_			672
cgc atc Arg Ile 225	-	_	-		_	_	_		-			_			720
cag gaa Gln Glu	_	_		_		_	_		_	_	-				768
cct gcc Pro Ala															816
tat ccg Tyr Pro								-		_			-		864
agc atc Ser Ile 290	Ser									-	-	-	_	_	912
tcc gat Ser Asp 305	_								-			-			960
egt tte Arg Phe	-					_		-		-			_		1008
agc tac Ser Tyr															1056
gaa cag Glu Glr															1104

					gac Asp											1152
					cgc Arg 390											1200
					gat Asp											1248
					tca Ser											1296
					agc Ser											1344
					aag Lys											1392
					ggc Gly 470											1440
				_	ccc Pro			_		_	_				-	1488
					aca Thr											1536
			_		acc Thr							-	_			1584
act Thr	tct Ser 530	tca Ser	tca Ser	gtc Val	gag Glu	gtc Val 535	act Thr	ttc Phe	gac Asp	gtt Val	tac Tyr 540	gct Ala	acc Thr	aca Thr	gta Val	1632
					tat Tyr 550											1680
					ggt Gly											1728
					gct Ala											1776
					ggc Gly											1824

aat cgc gag atc acg acg ccc gcc agc ggc aca tac acc gaa aaa gac 1872 Asn Arg Glu Ile Thr Thr Pro Ala Ser Gly Thr Tyr Thr Glu Lys Asp 620 act tgg gat gaa tct tag 1890 Thr Trp Asp Glu Ser 625 <210> 34 <211> 629 <212> PRT <213> Artificial <220> <223> Artificial <400> 34 Met Arg Leu Ser Thr Ser Ser Leu Phe Leu Ser Val Ser Leu Leu Gly 10 5 Lys Leu Ala Leu Gly Leu Ser Ala Ala Glu Trp Arg Thr Gln Ser Ile 20 Tyr Phe Leu Leu Thr Asp Arg Phe Gly Arg Thr Asp Asn Ser Thr Thr 35 Ala Thr Cys Asp Thr Gly Asp Gln Ile Tyr Cys Gly Gly Ser Trp Gln Gly Ile Ile Asn His Leu Asp Tyr Ile Gln Gly Met Gly Phe Thr Ala 75 Ile Trp Ile Ser Pro Ile Thr Glu Gln Leu Pro Gln Asp Thr Ala Asp 85 90 Gly Glu Ala Tyr His Gly Tyr Trp Gln Gln Lys Ile Tyr Asp Val Asn 100 105 110 Ser Asn Phe Gly Thr Ala Asp Asp Leu Lys Ser Leu Ser Asp Ala Leu 115 120 His Ala Arg Gly Met Tyr Leu Met Val Asp Val Val Pro Asn His Met 130 135 Gly Tyr Ala Gly Asn Gly Asn Asp Val Asp Tyr Ser Val Phe Asp Pro 145 Phe Asp Ser Ser Tyr Phe His Pro Tyr Cys Leu Ile Thr Asp Trp 165 170

5

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

Met Arg Lys Gly Thr Ser Gly Ser Gln Val Ile Thr Val Leu Ser Asn 425 420 430 Lys Gly Ser Ser Gly Ser Ser Tyr Thr Leu Thr Leu Ser Gly Ser Gly 435 440 Tyr Thr Ser Gly Thr Lys Leu Ile Glu Ala Tyr Thr Cys Thr Ser Val 450 460 Thr Val Asp Ser Ser Gly Asp Ile Pro Val Pro Met Ala Ser Gly Leu 470 Pro Arg Val Leu Leu Pro Ala Ser Val Val Asp Ser Ser Ser Leu Cys 485 490 Gly Gly Ser Gly Arg Thr Thr Thr Thr Thr Ala Ala Ala Thr Ser 500 505 510 Thr Ser Lys Ala Thr Thr Ser Ser Ser Ser Ser Ser Ala Ala Ala Thr 515 520 525 Thr Ser Ser Ser Val Glu Val Thr Phe Asp Val Tyr Ala Thr Thr Val 530 535 Tyr Gly Gln Asn Ile Tyr Ile Thr Gly Asp Val Ser Glu Leu Gly Asn 545 550 Trp Thr Pro Ala Asn Gly Val Ala Leu Ser Ser Ala Asn Tyr Pro Thr 570 Trp Ser Ala Thr Ile Ala Leu Pro Ala Asp Thr Thr Ile Gln Tyr Lys 585 Tyr Val Asn Ile Asp Gly Ser Thr Val Ile Trp Glu Asp Ala Ile Ser Asn Arg Glu Ile Thr Thr Pro Ala Ser Gly Thr Tyr Thr Glu Lys Asp 615 Thr Trp Asp Glu Ser 625

5

<210> 35 <211> 1923 <212> ADN <213> Artificial

<220>

5

<223> Artificial <220> <221> CDS <222> (1)..(1923) <400> 35 atg gtc gcg tgg tgg tct cta ttt ctg tac ggc ctt cag gtc gcg gca 48 Met Val Ala Trp Trp Ser Leu Phe Leu Tyr Gly Leu Gln Val Ala Ala cct gct ttg gct gca acg cct gcg gac tgg cga tcg caa tcc att tat 96 Pro Ala Leu Ala Ala Thr Pro Ala Asp Trp Arg Ser Gln Ser Ile Tyr 25 144 ttc ctt ctc acg gat cga ttt gca agg acg gat ggg tcg acg act gcg Phe Leu Leu Thr Asp Arg Phe Ala Arg Thr Asp Gly Ser Thr Thr Ala 35 act tgt aat act gcg gat cag aaa tac tgt ggt gga aca tgg cag ggc 192 Thr Cys Asn Thr Ala Asp Gln Lys Tyr Cys Gly Gly Thr Trp Gln Gly 50 55 atc atc gac aag ttg gac tat atc cag gga atg ggc ttc aca gcc atc 240 Ile Ile Asp Lys Leu Asp Tyr Ile Gln Gly Met Gly Phe Thr Ala Ile tgg atc acc ccc gtt aca gcc cag ctg ccc cag acc acc gca tat gga 288 Trp Ile Thr Pro Val Thr Ala Gln Leu Pro Gln Thr Thr Ala Tyr Gly 85 336 gat gcc tac cat ggc tac tgg cag cag gat ata tac tct ctg aac gaa Asp Ala Tyr His Gly Tyr Trp Gln Gln Asp Ile Tyr Ser Leu Asn Glu 100 aac tac ggc act gca gat gac ttg aag gcg ctc tct tcg gcc ctt cat 384 Asn Tyr Gly Thr Ala Asp Asp Leu Lys Ala Leu Ser Ser Ala Leu His 115 120 125 432 gag agg ggg atg tat ctt atg gtc gat gtg gtt gct aac cat atg ggc Glu Arg Gly Met Tyr Leu Met Val Asp Val Val Ala Asn His Met Gly 135 130 tat gat gga gcg ggt agc tca gtc gat tac agt gtg ttt aaa ccg ttc 480 Tyr Asp Gly Ala Gly Ser Ser Val Asp Tyr Ser Val Phe Lys Pro Phe 150 528 agt too caa gad tad tto cad cog tto tgt tto att caa aad tat gaa Ser Ser Gln Asp Tyr Phe His Pro Phe Cys Phe Ile Gln Asn Tyr Glu 170 165 576 gat cag act cag gtt gag gat tgc tgg cta gga gat aac act gtc tcc Asp Gln Thr Gln Val Glu Asp Cys Trp Leu Gly Asp Asn Thr Val Ser 180 185 190 ttg cct gat ctc gat acc acc aag gat gtg gtc aag aat gaa tgg tac 624 Leu Pro Asp Leu Asp Thr Thr Lys Asp Val Val Lys Asn Glu Trp Tyr

200

gac Asp	tgg Trp 210	gtg Val	gga Gly	tca Ser	ttg Leu	gta Val 215	tcg Ser	aac Asn	tac Tyr	tcc Ser	att Ile 220	gac Asp	ggc Gly	ctc Leu	cgt Arg	672
atc Ile 225	gac Asp	aca Thr	gta Val	aaa Lys	cac His 230	gtc Val	cag Gln	aag Lys	gac Asp	ttc Phe 235	tgg Trp	ccc Pro	ggg Gly	tac Tyr	aac Asn 240	720
aaa Lys	gcc Ala	gca Ala	ggc	gtg Val 245	tac Tyr	tgt Cys	atc Ile	ggc	gag Glu 250	gtg Val	ctc Leu	gac Asp	ggt Gly	gat Asp 255	ccg Pro	768
gcc Ala	tac Tyr	act Thr	tgt Cys 260	ccc Pro	tac Tyr	cag Gln	aac Asn	gtc Val 265	atg Met	gac Asp	ggc	gta Val	ctg Leu 270	aac Asn	tat Tyr	816
								gcc Ala								864
								aac Asn								912
								gtc Val								960
								gcc Ala								1008
								ccc Pro 345								1056
								ccc Pro								1104
								gag Glu								1152
								att Ile								1200
								aaa Lys								1248
								atc Ile 425								1296
								ctc Leu								1344

	gcc Ala 450														1392
	ggt Gly														1440
	gta Val	_		_		-	_	_		_	_		_	_	1488
	tcg Ser														1536
	aaa Lys														1584
	tca Ser 530														1632
	ctc Leu														1680
	tcc Ser	_			 	_	_	_	_			_	-		1728
	gat Asp														1776
	ccg Pro														1824
	gga Gly 610														1872
	gaa Glu														1920
tag															1923
<; <;	210> 3 211> 6 212> F 213> A	40 PRT	ıl												
	220> 223> A	rtificia	ıl												
<4	400> 3	6													

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

				245					250					255	
Ala	Tyr	Thr	Cys 260	Pro	Tyr	Gln	Asn	Val 265	Met	Asp	Gly	Val	Leu 270	Asn	Tyr
Pro	Ile	Tyr 275	Tyr	Pro	Leu	Leu	Asn 280	Ala	Phe	Lys	Ser	Thr 285	Ser	Gly	Ser
Met	Asp 290	Asp	Leu	Tyr	Asn	Met 295	Ile	Asn	Thr	Val	Lys 300	Ser	Asp	Cys	Pro
Asp 305	Ser	Thr	Leu	Leu	Gly 310	Thr	Phe	Val	Glu	Asn 315	His	Asp	Asn	Pro	Arg 320
Phe	Ala	Ser	Tyr	Thr 325	Asn	Asp	Ile	Ala	Leu 330	Ala	Lys	Asn	Val	Ala 335	Ala
Phe	Ile	Ile	Leu 340	Asn	Asp	Gly	Ile	Pro 345	Ile	Ile	Tyr	Ala	Gly 350	Gln	Glu
Gln	His	Tyr 355	Ala	Gly	Gly	Asn	Asp 360	Pro	Ala	Asn	Arg	Glu 365	Ala	Thr	Trp
Leu	Ser 370	Gly	Tyr	Pro	Thr	Asp 375	Ser	Glu	Leu	Tyr	Lys 380	Leu	Ile	Ala	Ser
Ala 385	Asn	Ala	Ile	Arg	Asn 390	Tyr	Ala	Ile	Ser	Lys 395	Asp	Thr	Gly	Phe	Val 400
Thr	Tyr	Lys	Asn	Trp 405	Pro	Ile	Tyr	Lys	Asp 410	Asp	Thr	Thr	Ile	Ala 415	Met
Arg	Lys	Gly	Thr 420	Asp	Gly	Ser	Gln	Ile 425	Val	Thr	Ile	Leu	Ser 430	Asn	Lys
Gly	Ala	Ser 435	Gly	Asp	Ser	Tyr	Thr 440	Leu	Ser	Leu	Ser	Gly 445	Ala	Gly	Tyr
Thr	Ala 450	Gly	Gln	Gln	Leu	Thr 455	Glu	Val	Ile	Gly	Cys 460	Thr	Thr	Val	Thr
Val 465	Gly	Ser	Asp	Gly	Asn 470	Val	Pro	Val	Pro	Met 475	Ala	Gly	Gly	Leu	Pro 480
Arg	Val	Leu	Tyr	Pro 485	Thr	Glu	Lys	Leu	Ala 490	Gly	Ser	Lys	Ile	Cys	Ser

Ser	Ser	Gly	Arg 500	Thr	Thr	Thr	Thr	Thr 505		: Ala	a Ala	a Ala	51		r Th	nr
Ser	Lys	Ala 515	Thr	Thr	Ser	Ser	Ser 520		Ser	Ser	Ala	1 Ala 525		a Th	r Th	ır
Ser	Ser 530	Ser	Cys	Thr	Ala	Thr 535	Ser	Thr	Thr	. Leu	Pro 540		th.	r Ph	e Gl	-u
Glu 545	Leu	Val	Thr	Thr	Thr 550	Tyr	Gly	Glu	Glu	Val 555	Tyr	Leu	ı Se	r Gl	у Se 56	
Ile	Ser	Gln	Leu	Gly 565	Glu	Trp	Asp	Thr	Ser 570	_	Ala	u Val	Ly	s Le 57		er
Ala	Asp	Asp	Tyr 580	Thr	Ser	Ser	Asn	Pro 585		Trp	Ser	· Val	. Th.		l S∈	er
Leu	Pro	Val 595	Gly	Thr	Thr	Phe	Glu 600	Tyr	Lys	Phe	e Ile	Lys 605		l As	p Gl	.u
Gly	Gly 610	Ser	Val	Thr	Trp	Glu 615	Ser	Asp	Pro	Asn	Arg 620		Ty:	r Th	r Va	ıl .
Pro 625	Glu	Cys	Gly	Asn	Gly 630	Ser	Gly	Glu	Thr	Val 635	. Val	. Asp	Th:	r Tr	p Ar 64	_
<212	> 37 > 183(> ADN > Artifi	1														
<220 <223	> > Artifi	icial														
	> > CDS > (1)()													
<400	> 37															
											gtg Val					48
											cgc Arg					96
tac	ttc	cta	ttg	acg	g at	cgg	ttc	ggt	agg	acg	gac	aat	tcg	acg	aca	144

П	Dho	T	T	mb w	7) am	7 ~~	Dho	C1	70	m1	70	7	Co*	mp	m)		
Tyr	Pne	35	ren	rnr	Asp	Arg	Phe 40	сту	Arg	rnr	Asp	Asn 45	ser	inr	THE		
							caa Gln									19)2
							tat Tyr									24	10
			_				gaa Glu	_	_		-	_		-	-	28	8 8
							tgg Trp									33	36
							gac Asp 120									38	3 4
	-	_		_			atg Met		-	_					_	43	32
		_					gat Asp	_	_		-	_		-		4 8	30
							cac His									52	28
							gat Asp									57	16
_		_	_	_	_		acc Thr 200	~ -							_	62	24
	_		-	-		_	gta Val							_		67	72
							gtc Val									72	20
							tgc Cys									76	8
							cag Gln									81	7,6
							ctc Leu									86	54

275	i	280		285	
	aat ctc tac a Asn Leu Tyr A 2				
	aca cta ctc o Thr Leu Leu G 310				
	tcc tac acc t Ser Tyr Thr S 325				
	ttc ctc tcc g Phe Leu Ser A 340				
_	tac tcc ggc g Tyr Ser Gly G				
	ggc tac gac a Gly Tyr Asp T	_			
_	gcg atc cgc a Ala Ile Arg I 390	_	_		
	gcg aat gat g Ala Asn Asp A 405				_
	ggc acc tca g Gly Thr Ser 6 420				
	tca gga agc a Ser Gly Ser S	-			
	ggc acg aag c Gly Thr Lys I				
	tcg agc ggc g Ser Ser Gly F 470				
	ctt ctg ccc c Leu Leu Pro A 485				
	gga aga ggt g Gly Arg Gly F 500				
	e act ttc gac o Thr Phe Asp V				

													•				
		r Il	c acc e Thr														1632
	n Gl		t gca l Ala													:	1680
			c ccc u Pro												ıle		1728
			c acc r Thr 580	Val										Glu			1776
			c gcc o Ala 5														1824
tc Se	t ta r	g															1830
	<21 <21	0> 38 1> 609 2> PR 3> Art	Т														
	<22 <22	0> 3> Art	ificial														
	<40	0> 38															
	Met 1	Arg	Leu	Ser	Thr 5	Ser	Ser	Leu	ı Ph	e Le 10		∍r V	al :	Ser	Leu	Leu 15	Gly
	Lys	Leu	Ala	Leu 20	Gly	Leu	Ser	Ala	Al 25		.u T:	rp A	rg '	Fhr	Gln 30	Ser	Ile
	Tyr	Phe	Leu 35	Leu	Thr	Asp	Arg	Phe 40	e Gl	y Ar	g T	nr A	_	Asn 45	Ser	Thr	Thr
	Ala	Thr 50	Cys	Asp	Thr	Gly	Asp 55	Glr	ı Il	е Ту	r C	ys G 6	_	Gly '	Ser	Trp	Gln
	Gly 65	Ile	Ile	Asn	His	Leu 70	Asp	Туг	: Il	e Gl	n G. 7	_	et (Gly	Phe	Thr	Ala 80
	Ile	Trp	Ile	Ser	Pro 85	Ile	Thr	Ğlı	ı Gl	n Le 90		ro G	ln :	Asp	Thr	Ala 95	Asp
	Glv	Glu	Ala	Tvr	His	Glv	Tyr	Tr	o Gl	n Gl	n L	ys I	le '	Tyr	Asp	Val	Asn

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

Glu Gln His Tyr Ser Gly Gly Lys Val Pro Tyr Asn Arg Glu Ala Thr 355 360 365 Trp Leu Ser Gly Tyr Asp Thr Ser Ala Glu Leu Tyr Thr Trp Ile Ala 370 375 Thr Thr Asn Ala Ile Arg Lys Leu Ala Ile Ser Ala Asp Ser Ala Tyr 390 Ile Thr Tyr Ala Asn Asp Ala Phe Tyr Thr Asp Ser Asn Thr Ile Ala 410 Met Arg Lys Gly Thr Ser Gly Ser Gln Val Ile Thr Val Leu Ser Asn Lys Gly Ser Ser Gly Ser Ser Tyr Thr Leu Thr Leu Ser Gly Ser Gly 435 440 445 Tyr Thr Ser Gly Thr Lys Leu Ile Glu Ala Tyr Thr Cys Thr Ser Val Thr Val Asp Ser Ser Gly Asp Ile Pro Val Pro Met Ala Ser Gly Leu Pro Arg Val Leu Leu Pro Ala Ser Val Val Asp Ser Ser Ser Leu Cys 490 Gly Gly Ser Gly Arg Gly Ala Thr Ser Pro Gly Gly Ser Ser Gly Ser 500 505 Val Glu Val Thr Phe Asp Val Tyr Ala Thr Thr Val Tyr Gly Gln Asn 515 520 525 Ile Tyr Ile Thr Gly Asp Val Ser Glu Leu Gly Asn Trp Thr Pro Ala 530 535 Asn Gly Val Ala Leu Ser Ser Ala Asn Tyr Pro Thr Trp Ser Ala Thr 545 550 555 Ile Ala Leu Pro Ala Asp Thr Thr Ile Gln Tyr Lys Tyr Val Asn Ile 565 Asp Gly Ser Thr Val Ile Trp Glu Asp Ala Ile Ser Asn Arg Glu Ile 580 585

Thr Thr Pro	Ala Ser	Gly Thr	Tyr	Thr	Glu	Lys	Asp	Thr	Trp	Asp	Glu	
595			600					605				

	Se	er															
5	<2 <2	10> 39 11> 18 12> AI 13> Ar	327 DN														
10		20> 23> Ar	tificial														
	<2	20> 21> CI 22> (1		27)													
15	<4(00> 39)														
	atg Met 1	gtc Val	gcg Ala	tgg Trp	tgg Trp 5	tct Ser	cta Leu	ttt Phe	ctg Leu	tac Tyr 10	G17 ggc	ctt Leu	cag Gln	gtc Val	gcg Ala 15	gca Ala	48
														tcc Ser 30			96
	ttc Phe	ctt Leu	ctc Leu 35	acg Thr	gat Asp	cga Arg	ttt Phe	gca Ala 40	agg Arg	acg Thr	gat Asp	Gly ggg	tcg Ser 45	acg Thr	act Thr	gcg Ala	144
	act Thr	tgt Cys 50	aat Asn	act Thr	gcg Ala	gat Asp	cag Gln 55	aaa Lys	tac Tyr	tgt Cys	ggt Gly	gga Gly 60	aca Thr	tgg Trp	cag Gln	ggc Gly	192
														aca Thr			240
														gca Ala			288
														ctg Leu 110			336
														gcc Ala			384
														cat His			.432
	tat Tyr	gat Asp	gga Gly	gcg Ala	ggt Gly	agc Ser	tca Ser	gtc Val	gat Asp	tac Tyr	agt Ser	gtg Val	ttt Phe	aaa Lys	ccg Pro	ttc Phe	480

145	150	155	160
		tgt ttc att caa aac Cys Phe Ile Gln Asn 170	
		cta gga gat aac act Leu Gly Asp Asn Thr 190	
		gtg gtc aag aat gaa Val Val Lys Asn Glu 205	
		tac tcc att gac ggc Tyr Ser Ile Asp Gly 220	
		gac ttc tgg ccc ggg Asp Phe Trp Pro Gly 235	
		gag gtg ctc gac ggt Glu Val Leu Asp Gly 250	2 2
= = = = = = = = = = = = = = = = = = = =		atg gac ggc gta ctg Met Asp Gly Val Leu 270	
		ttc aag tca acc tcc Phe Lys Ser Thr Ser 285	-
-		acc gtc aaa tcc gac Thr Val Lys Ser Asp 300	
-		gag aac cac gac aac Glu Asn His Asp Asn 315	
		ctc gcc aag aac gtc Leu Ala Lys Asn Val 330	
	• • • • • • • • • • • • • • • • • • • •	atc atc tac gcc ggc Ile Ile Tyr Ala Gly 350	
		gcg aac cgc gaa gca Ala Asn Arg Glu Ala 365	
		ctg tac aag tta att Leu Tyr Lys Leu Ile 380	
		agc aaa gat aca gga Ser Lys Asp Thr Gly 395	

			tgg Trp 405								1248
			gat Asp								1296
			gat Asp								1344
			caa Gln								1392
			gga Gly								1440
			ccg Pro 485								1488
			ggt Gly								1536
			gac Asp								1584
			gat Asp								1632
			tct Ser								1680
			gac Asp 565	Thr							1728
			atc Ile								1776
			Gly							,	1824
tag			•								1827
<21	0> 40										
<21	1>60	8									

5

<211> 608 <212> PRT <213> Artificial

<220>

<223> Artificial

<4	n۲	۱>	4	n

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

Ile Asp Thr Val Lys His Val Gln Lys Asp Phe Trp Pro Gly Tyr Asn 230 235 Lys Ala Ala Gly Val Tyr Cys Ile Gly Glu Val Leu Asp Gly Asp Pro Ala Tyr Thr Cys Pro Tyr Gln Asn Val Met Asp Gly Val Leu Asn Tyr Pro Ile Tyr Tyr Pro Leu Leu Asn Ala Phe Lys Ser Thr Ser Gly Ser 280 Met Asp Asp Leu Tyr Asn Met Ile Asn Thr Val Lys Ser Asp Cys Pro 295 Asp Ser Thr Leu Leu Gly Thr Phe Val Glu Asn His Asp Asn Pro Arg 310 Phe Ala Ser Tyr Thr Asn Asp Ile Ala Leu Ala Lys Asn Val Ala Ala Phe Ile Ile Leu Asn Asp Gly Ile Pro Ile Ile Tyr Ala Gly Gln Glu Gln His Tyr Ala Gly Gly Asn Asp Pro Ala Asn Arg Glu Ala Thr Trp Leu Ser Gly Tyr Pro Thr Asp Ser Glu Leu Tyr Lys Leu Ile Ala Ser 375 Ala Asn Ala Ile Arg Asn Tyr Ala Ile Ser Lys Asp Thr Gly Phe Val 395 Thr Tyr Lys Asn Trp Pro Ile Tyr Lys Asp Asp Thr Thr Ile Ala Met 410 405 Arg Lys Gly Thr Asp Gly Ser Gln Ile Val Thr Ile Leu Ser Asn Lys 420 Gly Ala Ser Gly Asp Ser Tyr Thr Leu Ser Leu Ser Gly Ala Gly Tyr Thr Ala Gly Gln Gln Leu Thr Glu Val Ile Gly Cys Thr Thr Val Thr 450 455 460

Val Gly Ser Asp Gly Asn Val Pro Val Pro Met Ala Gly Gly Leu Pro

	•	, 465					470					475					480)
	1	Arg	Val	Leu	Tyr	Pro 485		Glu	Lys	Leu	Ala 490	Gly	Ser	Lys	Ile	Cys 495		c
	:	Ser	Ser	Gly	Arg 500	Gly	Ala	Thr	Ser	Pro 505	Gly	Gly	Ser	Ser	Gly 510	Ser	· Val	L
	(Glu	Val	Thr 515	Phe	Asp	Val	Tyr	Ala 520	Thr	Thr	Val	Tyr	Gly 525	Gln	Asn	ı Ile	9
			Ile 530	Thr	Gly	Asp	Val	Ser 535	Glu	Leu	Gly	Asn	Trp 540	Thr	Pro	Ala	Asr	n
		Gly 545	Val	Ala	Leu	Ser	Ser 550	Ala	Asn	Tyr	Pro	Thr 555	Trp	Ser	Ala	Thr	11e 560	
	Ī	Ala	Leu	Pro	Ala	Asp 565		Thr	Ile	Gln	Tyr 570	Lys	Tyr	Val	Asn	Ile 575		o
	(Sly	Ser	Thr	Val 580		Trp	Glu	Asp	Ala 585	Ile	Ser	Asn	Arg	Glu 590	Ile	. Thi	r
	•	Thr	Pro	Ala 595	Ser	Gly	Thr	Tyr	Thr 600	Glu	Lys	Asp	Thr	Trp 605	Asp	Glu	. Sei	c
5	<210><211><211><212><213>	640 PRT	rgillus	s kaw	achii													
10	<220> <221> <222>																	
	<400>	41																
	Met	Arg -20		l S	er 1	hr	Ser	Ser -15	Ile	Ala	Leu	Ala	√a -1		er L	eu I	Phe	Gly
	Lys -5	Lev	ı Al	a L			Leu 1	Ser	Ala	Ala	Glu 5	Trp	Ar	g Th	nr G		Ser 10	Ile
	Tyr	Phe	e Le	u L 1		Thr	Asp	Arg	Phe	Gly 20	Arg	Thr	: As	p As	sn S 2		Thr	Thr
15	Ala	Thi	c Cy 30		sn 1	Thr	Gly	Asp	Gln 35	Ile	Tyr	Cys	Gl	у G. 4(er '	Trp	Gln

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

Ser	Asp 285	Pro	Thr	Leu	Leu	Gly 290	Asn	Phe	Ile	Glu	Asn 295	His	Asp	Asn	Pro
Arg 300	Phe	Ala	Ser	Tyr	Thr 305	Ser	Asp	Tyr	Ser	Gln 310	Ala	Lys	Asn	Val	Leu 315
Ser	Tyr	Ile	Phe	Leu 320	Ser	Asp	Gly	Ile	Pro 325	Ile	Val	Tyr	Ala	Gly 330	Glu
Glu	, Gln	His	Tyr 335	Ser	Gly	Gly	Asp	Val 340	Pro	Tyr	Asn	Arg	Glu 345	Ala	Thr
Trp	Leu	Ser 350	Gly	Tyr	Asp	Thr	Ser 355	Ala	Glu	Leu	Tyr	Thr 360	Trp	Ile	Ala
Thr	Thr 365	Asn	Ala	Ile	Arg	Lys 370	Leu	Ala	Ile	Ser	Ala 375	Asp	Ser	Asp	Tyr
Ile 380	Thr	Tyr	Lys	Asn	Asp 385	Pro	Ile	Tyr	Thr	Asp 390	Ser	Asn	Thr	Ile	Ala 395
Met	Arg	Lys	Gly	Thr 400	Ser	Gly	Ser	Gln	Ile 405	Ile	Thr	Val	Leu	Ser 410	Asn
Lys	Gly	Ser	Ser 415	Gly	Ser	Ser	Tyr	Thr 420	Leu	Thr	Leu	Ser	Gly 425	Ser	Gly
Tyr	Thr	Ser 430	Gly	Thr	Lys	Leu	Ile 435	Glu	Ala	Tyr	Thr	Cys 440	Thr	Ser	Val
Thr	Val 445	Asp	Ser	Asn	Gly	Asp 450	Ile	Pro	Val	Pro	Met 455	Ala	Ser	Gly	Leu
Pro 460	Arg	Val	Leu	Leu	Pro 465	Ala	Ser	Val	Val	Asp 470	Ser	Ser	Ser	Leu	Cys 475
Gly	Gly	Ser	Gly	Asn 480	Thr	Thr	Thr	Thr	Thr 485	Thr	Ala	Ala	Thr	Ser 490	Thr
Ser	Lys	Ala	Thr 495	Thr	Ser	Ser	Ser	Ser 500	Ser	Ser	Ala	Ala	Ala 505	Thr	Thr
Ser	Ser	Ser 510	Суѕ	Thr	Ala	Thr	Ser 515	Thr	Thr	Leu	Pro	Ile 520	Thr	Phe	Glu

Glu	Leu 525	Val	Thr	Thr	Thr	Tyr 530	Gly	Glu	Glu	Val	. Tys 535		u Se	er Gl	ly S	er
Ile 540	Ser	Gln	Leu	Gly	Glu 545	Trp	His	Thr	Ser	Asp 550		a Va	l Ly	s Le		er 55
Ala	Asp	Asp	Tyr	Thr 560	Ser	Ser	Asn	Pro	Glu 565		Se:	r Va	l Th		al S	er
Leu	Pro	Val	Gly 575	Thr	Thr	Phe	Glu	Tyr 580	Lys	Ph∈	e Ile	e Ly	s Va 58		sp G	lu
Gly	Gly	Ser 590	Val	Thr	Trp	Glu	Ser 595	Asp	Pro	Asn	a Arç	g Gl [.] 60		r Tì	ır V	al
Pro	Glu 605	Cys	Gly	Ser	Gly	Ser 610	Gly	Glu	Thr	Val	Val		p Th	ır Tı	p A	rg
	> 505 > PRT		s niger													
	• • mat_ • (22).															
<400>	4 2															
	Met	-20	Leu	Ser	Thr	Ser	Ser -15	Leu	Phe	Leu	Ser	Val -10	Ser	Leu	Leu	Gly
	Lys -5	s Leu	. Ala	Leu	Gly -1	Leu 1	Ser	Ala	Ala	Glu 5	Trp	Arg	Thr	Gln	Ser 10	Ile
	Туг	Phe	e Leu	Leu 15	Thr	Asp	Arg	Phe	Gly 20	Arg	Thr	Asp	Asn	Ser 25	Thr	Thr
	Ala	a Thr	Cys 30	Asp	Thr	Gly	Asp	Gln 35	Ile	Tyr	Cys	Gly	Gly 40	Ser	Trp	Gln
	Gl	/ Ile 45	: Ile	Asn	His	Leu	Asp 50	Tyr	Ile	Gln	Gly	Met 55	Gly	Phe	Thr	Ala
,	Il∈ 60	e Trp) Ile	Ser	Pro	Ile 65	Thr	Glu	Gln	Leu	Pro 70	Gln	Asp	Thr	Ala	Asp 75
,	Gly	/ Glu	. Ala	Tyr	His	Gly	Tyr	Trp	Gln	Gln	Lys	Ile	Tyr	Asp	Val	Asn

				80					85					90	
Ser	Asn	Phe	Gly 95	Thr	Ala	Asp	Asp	Leu 100	Lys	Ser	Leu	Ser	Asp 105	Ala	Leu
His	Ala	Arg 110	Gly	Met	Tyr	Leu	Met 115	Val	Asp	Val	Val	Pro 120	Asn	His	Met
Gly	Tyr 125	Ala	Gly	Asn	Gly	Asn 130	Asp	Val	Asp	Tyr	Ser 135	Val	Phe	Asp	Pro
Phe 140	Asp	Ser	Ser	Ser	Tyr 145	Phe	His	Pro	Tyr	Cys 150	Leu	Ile	Thr	Asp	Trp 155
Asp	Asn	Leu	Thr	Met 160	Val	Gln	Asp	Cys	Trp 165	Glu	Gly	Asp	Thr	Ile 170	
Ser	Leu	Pro	Asp 175	Leu	Asn	Thr	Thr	Glu 180	Thr	Ala	Val	Arg	Thr 185	Ile	Trp
Tyr	Asp	Trp 190	Val	Ala	Asp	Leu	Val 195	Ser	Asn	Tyr	Ser	Val 200	Asp	Gly	Leu
Arg	Ile 205	Asp	Ser	Val	Leu	Glu 210	Val	Glu	Pro	Asp	Phe 215	Phe	Pro	Gly	Tyr
Gln 220	Glu	Ala	Ala	Gly	Val 225	Tyr	Cys	Val	Gly	Glu 230	Val	Asp	Asn	Gly	Asn 235
Pro	Ala	Leu	Asp	Cys 240	Pro	Tyr	Gln	Lys	Val 245	Leu	Asp	Gly	Val	Leu 250	Asn
Tyr	Pro	Ile	Tyr 255	Trp	Gln	Leu	Leu	Tyr 260	Ala	Phe	Glu	Ser	Ser 265	Ser	Gly
Ser	Ile	Ser 270	Asn	Leu	Tyr	Asn	Met 275	Ile	Lys	Ser	Val	Ala 280	Ser	Asp	Cys
Ser	Asp 285	Pro	Thr	Leu	Leu	Gly 290	Asn	Phe	Ile	Glu	Asn 295	His	Asp	Asn	Pro
Arg 300	Phe	Ala	Ser	Tyr	Thr 305	Ser	Asp	Tyr	Ser	Gln 310	Ala	Lys	Asn	Val	Leu 315
Ser	Tyr	Ile	Phe	Leu	Ser	Asp	Gly	Ile	Pro	Ile	Val	Tyr	Ala	Gly 330	Glu

Glu	Gln	His	Tyr 335	Ser	Gly	Gly	Lys	Val 340	Pro	Tyr	Asn	Arg	Glu 345		Thr
Trp	Leu	Ser 350	Gly	Tyr	Asp	Thr	Ser 355	Ala	Glu	Leu	Tyr	Thr 360	Trp	Ile	e Ala
Thr	Thr 365	Asn	Ala	Ile	Arg	Lys 370	Leu	Ala	Ile	Ser	Ala 375	Asp	Ser	Ala	Tyr
Ile 380	Thr	Tyr	Ala	Asn	Asp 385	Ala	Phe	Tyr	Thr	Asp 390	Ser	Asn	Thr	Ile	Ala 395
Met	Arg	Lys	Gly	Thr 400	Ser	Gly	Ser	Gln	Val 405	Ile	Thr	Val	Leu	Ser 410	Asn
Lys	Gly	Ser	Ser 415	Gly	Ser	Ser	Tyr	Thr 420	Leu	Thr	Leu	Ser	Gly 425		Gly
Tyr	Thr	Ser 430	Gly	Thr	Lys	Leu	Ile 435	Glu	Ala	Tyr	Thr	Cys 440	Thr	Ser	· Val
Thr	Val 445	Asp	Ser	Ser	Gly	Asp 450	Ile	Pro	Val	Pro	Met 455	Ala	Ser	Gly	Leu
Pro 460	Arg	Val	Leu	Leu	Pro 465	Ala	Ser	Val	Val	Asp 470	Ser	Ser	Ser	Leu	Cys 475
Gly	Gly	Ser	Gly	Arg 480	Leu	Tyr	Val	Glu							
<210> < <211> < <212> < <213> .	476 PRT	jillus o	ryzae												
<220> <221> <222>		-													
<400>	43														
Al. 1	a Thi	r Pro	Ala	Asp 5	Trp	Arg	Ser	Gln	Ser 10	Ile	Tyr	Phe	Leu	Leu 15	Thr
As	p Ar	g Ph∈	Ala 20	Arg	Thr	Asp	Gly	Ser 25	Thr	Thr	Ala	Thr	Суs 30	Asn	Thr

Ala Asp Gln Lys Tyr Cys Gly Gly Thr Trp Gln Gly Ile Ile Asp Lys 40 Leu Asp Tyr Ile Gln Gly Met Gly Phe Thr Ala Ile Trp Ile Thr Pro Val Thr Ala Gln Leu Pro Gln Thr Thr Ala Tyr Gly Asp Ala Tyr His Gly Tyr Trp Gln Gln Asp Ile Tyr Ser Leu Asn Glu Asn Tyr Gly Thr Ala Asp Asp Leu Lys Ala Leu Ser Ser Ala Leu His Glu Arg Gly Met Tyr Leu Met Val Asp Val Val Ala Asn His Met Gly Tyr Asp Gly Ala 115 120 Gly Ser Ser Val Asp Tyr Ser Val Phe Lys Pro Phe Ser Ser Gln Asp 130 Tyr Phe His Pro Phe Cys Phe Ile Gln Asn Tyr Glu Asp Gln Thr Gln 145 Val Glu Asp Cys Trp Leu Gly Asp Asn Thr Val Ser Leu Pro Asp Leu 165 170 Asp Thr Thr Lys Asp Val Val Lys Asn Glu Trp Tyr Asp Trp Val Gly Ser Leu Val Ser Asn Tyr Ser Ile Asp Gly Leu Arg Ile Asp Thr Val 195 200 Lys His Val Gln Lys Asp Phe Trp Pro Gly Tyr Asn Lys Ala Ala Gly Val Tyr Cys Ile Gly Glu Val Leu Asp Gly Asp Pro Ala Tyr Thr Cys Pro Tyr Gln Asn Val Met Asp Gly Val Leu Asn Tyr Pro Ile Tyr Tyr 250 Pro Leu Leu Asn Ala Phe Lys Ser Thr Ser Gly Ser Met Asp Asp Leu 265

Tyr	Asn	Met 275	Ile	Asn	Thr	Val	Lys 280	Ser	Asp	Cys	Pro	Asp 285	Ser	Thr	Leu
Leu	Gly 290	Thr	Phe	Val	Glu	Asn 295	His	Asp	Asn	Pro	Arg 300	Phe	Ala	Ser	Tyr
Thr 305	Asn	Asp	Ile	Ala	Leu 310	Ala	Lys	Asn	Val	Ala 315	Ala	Phe	Ile	Ile	Leu 320
Asn	Asp	Gly	Ile	Pro 325	Ile	Ile	Tyr	Ala	Gly 330	Gln	Glu	Gln	His	Tyr 335	Ala
Gly	Gly	Asn	Asp 340	Pro	Ala	Asn	Arg	Glu 345	Ala	Thr	Trp	Leu	Ser 350	Gly	Tyr
Pro	Thr	Asp 355	Ser	Glu	Leu	Tyr	Lys 360	Leu	Ile	Ala	Ser	Ala 365	Asn	Ala	Ile
Arg	Asn 370	Tyr	Ala	Ile	Ser	Lys 375	Asp	Thr	Gly	Phe	Val 380	Thr	Tyr	Lys	Asn
Trp 385	Pro	Ile	Tyr	Lys	Asp 390	Asp	Thr	Thr	Ile	Ala 395	Met	Arg	Lys	Gly	Thr 400
Asp	Gly	Ser	Gln	Ile 405	Val	Thr	Ile	Leu	Ser 410	Asn	Lys	Gly	Ala	Ser 415	Gly
Asp	Ser	Tyr	Thr 420	Leu	Ser	Leu	Ser	Gly 425	Ala	Gly	Tyr	Thr	Ala 430	Gly	Gln
Gln	Leu	Thr 435	Glu	Val	Ile	Gly	Cys 440	Thr	Thr	Val	Thr	Val 445	Gly	Ser	Asp
Gly	Asn 450	Val	Pro	Val	Pro	Met 455	Ala	Gly	Gly	Leu	Pro 460	Arg	Val	Lęu	Tyr
Pro 465	Thr	Glu	Lys	Leu	Ala 470	Gly	Ser	Lys	Ile	Cys 475	Ser				

REIVINDICACIONES

- 1. Enzima híbrida que comprende una secuencia de aminoácidos de un módulo catalítico y una secuencia de aminoácidos de un módulo de unión a carbohidratos.
 - a) donde el módulo catalítico es una secuencia de alfa-amilasa que consiste en la secuencia de aminoácidos mostrada en la SEC ID nº.:8 y,
 - b) donde el módulo de unión a carbohidratos consiste en una secuencia de aminoácidos con al menos 90% de identidad a la secuencia de aminoácidos de SEC ID nº.:6.
- 2. Secuencia de ADN aislada codificando la enzima híbrida según la reivindicación 1.
- 3. Construcción de ADN comprendiendo la secuencia de ADN según la reivindicación 2.
- 15 4. Vector de expresión comprendiendo la secuencia de ADN según la reivindicación 2.
 - 5. Célula huésped transformada con un vector de expresión según la reivindicación 4, esta célula huésped es capaz de expresar la secuencia de ADN aislada según la reivindicación 2.
- 20 6. Célula huésped según la reivindicación 5, esta célula huésped es de un hongo, una bacteria, una planta o un mamífero.
 - 7. Método para licuefacción de almidón, donde un sustrato de almidón gelatinizado o granular se trata en medio acuoso con la enzima híbrida según la reivindicación 1.
 - 8. Método según la reivindicación 7, comprendiendo contacto del almidón tratado con una levadura para producir combustible o etanol potable.
- 9. Método según la reivindicación 7, comprendiendo la fermentación del almidón tratado en un producto de fermentación, tal como ácido cítrico, glutamato monosódico, ácido glucónico, gluconato de sodio, gluconato de sodio, gluconato de potasio, glucono delta lactona, eritorbato de sodio, ácido itacónico, ácido láctico, ácido glucónico, cetonas, aminoácidos, ácido glutámico (monoglutaminato de sodio), penicilina, tetraciclina, enzimas, vitaminas, tales como riboflavina, B12, beta-caroteno u hormonas.
- 35 10. Proceso para la preparación de un producto a base de masa, comprendiendo la adición de la enzima híbrida según la reivindicación 1, a una masa.

10

5