



OFICINA ESPAÑOLA DE PATENTES Y MARCAS

ESPAÑA



① Número de publicación: 2 734 183

(51) Int. CI.:

C11D 3/33 (2006.01) C11D 3/36 (2006.01) C11D 3/386 (2006.01) C12N 9/28 (2006.01)

(12)

TRADUCCIÓN DE PATENTE EUROPEA

T3

10.02.2011 PCT/US2011/024321 (86) Fecha de presentación y número de la solicitud internacional:

(87) Fecha y número de publicación internacional: 18.08.2011 WO11100410

(96) Fecha de presentación y número de la solicitud europea: 10.02.2011 E 11705751 (3)

(97) Fecha y número de publicación de la concesión europea: 17.04.2019 EP 2534233

(54) Título: Composición limpiadora que comprende variantes de amilasa con alta estabilidad en presencia de un agente quelante

(30) Prioridad:

10.02.2010 EP 10153223

(45) Fecha de publicación y mención en BOPI de la traducción de la patente: 04.12.2019

(73) Titular/es:

THE PROCTER & GAMBLE COMPANY (100.0%) One Procter & Gamble Plaza Cincinnati, OH 45202, US

(72) Inventor/es:

MEEK, MICHELLE; SOUTER, PHILLIP, FRANK; **BEWICK, LINDSAY, SUZANNE;** SVENDSEN, ALLAN; JOHANSEN, ANNETTE, HELLE; **BJOERNVAD, MADS, ESKELUND;** RASMUSSEN, FRANK, WINTHER; SKJOET, MICHAEL; LARSEN, ESKILDSEN, SIGNE; OEBRO, JENS; KAASGAARD, SVEND y BEIER, LARS

(74) Agente/Representante:

DEL VALLE VALIENTE, Sonia

Observaciones:

Véase nota informativa (Remarks, Remarques o Bemerkungen) en el folleto original publicado por la Oficina Europea de Patentes

DESCRIPCIÓN

Composición limpiadora que comprende variantes de amilasa con alta estabilidad en presencia de un agente quelante

5 Campo de la invención

La presente invención se refiere a composiciones limpiadoras que comprenden variantes de una alfa-amilasa que tienen una estabilidad mejorada frente a los agentes quelantes con respecto a su enzima parental.

10 Antecedentes de la invención

20

25

30

35

45

50

55

60

Las alfa-amilasas (alfa-1,4-glucan-4-glucanohidrolasas, E.C. 3.2.1.1) constituyen un grupo de enzimas que cataliza la hidrólisis del almidón y otros oligosacáridos y polisacáridos lineales y ramificados con enlace 1,4-glucosídico.

Entre las primeras alfa-amilasas bacterianas utilizadas figuraba una alfa-amilasa procedente de *B. licheniformis*, también denominada Termamyl, que ha sido ampliamente caracterizada y la estructura cristalina se ha determinado para esta enzima. Las amilasas alcalinas, tal como la alfa-amilasa derivada de Bacillus sp. que se describe en WO 95/26397 constituyen un grupo particular de alfa-amilasas que son de utilidad en detergentes. Muchas de estas amilasas bacterianas conocidas se han modificado para mejorar su funcionalidad en una aplicación determinada.

Termamyl y muchas alfa-amilasas muy eficaces requerían calcio para su actividad. En la estructura cristalina para Termamyl se encontró que cuatro átomos de calcio estaban unidos en la estructura de la alfa-amilasa coordinados por residuos de aminoácidos cargados negativamente. En otras alfa-amilasas la cantidad de iones calcio unidos en la estructura puede ser diferente. Este requisito para el calcio es un inconveniente en aplicaciones donde haya presentes compuestos quelantes fuertes, tales como en detergentes y en composiciones limpiadoras. US-2003/0211958 se refiere a amilasas de tipo Termamyl que supuestamente tienen una mayor termoestabilidad a bajas concentraciones de Ca²⁺.

Como se ha mencionado anteriormente, es bien sabido que varias enzimas dependen del calcio o de otros iones metálicos tales como magnesio o cinc tanto para la actividad como para la estabilidad, por lo que supone un desafío desarrollar enzimas que sean estables y muestren una buena eficacia en detergentes y composiciones limpiadoras que contienen agentes quelantes. Los agentes quelantes se incorporan para reducir la dureza del agua durante el lavado, proteger los agentes blanqueadores que pueden también estar presentes, y los agentes quelantes también tienen un efecto directo sobre la eliminación de algunas manchas. La estabilidad de una enzima dependiente de calcio en un detergente a veces puede mejorarse mediante la adición de calcio al detergente, pero a menudo esto destruirá el efecto de eliminación de manchas. Además, la adición de calcio a un detergente líquido puede presentar problemas con la formulación, es decir, la estabilidad física del detergente.

Sumario de la invención

40 Por lo tanto, sería beneficioso proporcionar composiciones y variantes de alfa-amilasas que sean estables frente a los agentes quelantes y que preferiblemente tengan una capacidad limpiadora mantenida o aumentada en comparación con la alfa-amilasa parental.

Por lo tanto, un primer aspecto de la invención se refiere a una composición limpiadora que comprende (a) una variante de una alfa-amilasa parental, en donde la variante tiene actividad amilolítica y al menos 70 % de identidad con la id. de sec. n. °: 6 y comprende al menos una, al menos dos o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y además comprende una sustitución en las posiciones 195, 206 y 243, utilizando la numeración según la id. de sec. n. °: 6; y (b) un adyuvante de limpieza, preferiblemente en una cantidad de 0,01 a 99,9 % en peso; y (c) al menos un agente quelante en donde dicho agente quelante a una concentración inferior a 10 mM es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM cuando se mide a 21 °C y pH 8,0.

Otro aspecto se refiere a una composición de limpieza que comprende (a) una variante de una alfa-amilasa parental, en donde la variante tiene actividad amilolítica y al menos 70 % de identidad con la id. de sec. n.º: 6 y comprende al menos una, al menos dos o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y además comprende una sustitución en las posiciones 195, 206 y 243, utilizando la numeración según la id. de sec. n.º: 6; y (b) un adyuvante de limpieza, preferiblemente en una cantidad de 0,01 a 99,9 % en peso; y (c) en donde dicho agente quelante es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM a una concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM, medida a 21 °C y pH 8,0; y un adyuvante de limpieza.

En un aspecto preferido la invención se refiere a una composición de limpieza en donde la variante de una alfamilasa parental comprende además una alteración en una o más posiciones correspondientes a posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 116, 118, 129, 133, 142,146, 147, 149, 151, 152, 169, 174, 186, 235, 244, 303, 320, 339, 359, 418, 431, 434, 447, 458 en donde

(a) la alteración o alteraciones son independientemente

- (i) una inserción de un aminoácido inmediatamente corriente abajo y adyacente a la posición,
- (ii) una deleción del aminoácido que ocupa la posición, y/o
- (iii) una sustitución del aminoácido que ocupa la posición,
- (b) la variante tiene actividad alfa-amilasa; y
- 10 (c) cada posición responde a una posición en la secuencia de aminoácidos de la enzima que tiene la secuencia de aminoácidos de la id. de sec. n. º:6.

Descripción detallada de la invención

15 **Definiciones**

5

20

25

30

35

40

45

50

55

Las alfa-amilasas (alfa-1,4-glucan-4-glucanohidrolasas, E.C. 3.2.1.1) constituyen un grupo de enzimas que catalizan la hidrólisis del almidón y otros oligosacáridos y polisacáridos lineales y ramificados con enlace 1,4-glucosídico. Las alfa-amilasas conocidas se obtienen de una amplia selección de organismos, incluidas bacterias, tales como las especies del género Bacillus, por ejemplo, *Bacillus licheniformis*; de especies de hongos, tales como *Aspergillus oryzae* (TAKA-amilasa) o *Aspergillus niger*; de plantas tales como la cebada y de mamíferos.

Enzima natural: El término alfa-amilasa "natural" denota una alfa-amilasa expresada por un microorganismo de origen natural, tal como una bacteria, levadura, u hongo filamentoso presente en la naturaleza. Los términos "enzima natural" y "enzima parental" pueden utilizarse de forma intercambiable cuando la enzima parental no es una enzima variante.

Enzima variante: El término "variante" se define en la presente memoria como un polipéptido que tiene actividad alfa-amilasa que comprende una alteración, tal como una sustitución, inserción, y/o deleción, de uno o más (o uno o varios) residuos de aminoácidos en una o más (o una o varias) posiciones específicas de la amilasa parental o natural. Preferiblemente menos de 50 modificaciones, más preferiblemente menos de 30 modificaciones. La alfa-amilasa alterada se obtiene por intervención humana mediante la modificación de la alfa-amilasa parental.

Enzima progenitora: El término alfa-amilasa "parental", como se utiliza en la presente memoria, significa una alfa-amilasa a la cual se realizan modificaciones para producir las alfa-amilasas variantes de la presente invención. Este término también se refiere al polipéptido con el que se compara una variante de la invención. La parental puede ser un polipéptido de origen natural ("wild type"), o puede incluso ser una variante del mismo, preparado mediante cualquier medio adecuado. Por ejemplo, la proteína parental puede ser una variante de un polipéptido de origen natural que ha sido modificado o alterado en la secuencia de aminoácidos. Por lo tanto, la alfa-amilasa parental puede tener una o más (o una o varias) sustituciones, deleciones y/o inserciones de aminoácidos. Por lo tanto, la alfa-amilasa parental puede ser una variante de una alfa-amilasa parental. Una parental puede ser también una variante alélica, que es un polipéptido codificado por cualquiera de dos o más formas alternativas de un gen que ocupa el mismo locus cromosómico.

Propiedad mejorada: La expresión "propiedad mejorada" se define en la presente memoria como una característica asociada a una variante mejorada en comparación con la alfa-amilasa parental. Estas propiedades mejoradas incluyen, aunque no de forma limitativa, una actividad amilolítica incrementada, por ejemplo, cuando se mide en un ensayo EnzChek o en el ensayo PNP-7 como se describe en la sección de ejemplos en la presente memoria; mayor capacidad limpiadora, tal como eficacia frente a la suciedad, por ejemplo, eficacia frente a manchas que contienen almidón; eliminación de manchas, evitar la aparición del color gris, estabilidad, por ejemplo, termoestabilidad, estabilidad del pH, o estabilidad en presencia de aditivos reforzantes de la detergencia, incluidos quelantes, estabilidad en formulaciones detergentes en polvo, líquidas o en gel o composiciones de lavado de vajillas, eficacia dependiente de la temperatura y perfil de actividad alterados, actividad de pH, especificidad de sustrato, especificidad del producto y estabilidad química. La capacidad limpiadora y/o capacidad de lavado de vajillas puede medirse como se describe más adelante en "Materiales y Métodos" en la presente solicitud. Preferiblemente, las variantes de la invención incluyen una combinación de propiedades mejoradas, tales como estabilidad mejorada, capacidad limpiadora mejorada, capacidad de lavado de vajillas mejorada y/o actividad mejorada en el detergente. La estabilidad mejorada incluye tanto estabilidad durante el almacenamiento en un producto detergente concentrado como estabilidad en el detergente diluido durante el lavado. La propiedad mejorada incluye una mayor capacidad limpiadora o de lavado de vajillas a baja temperatura.

Actividad: en el presente contexto, el término "actividad" es la actividad amilolítica medida por el número de enlaces 1,4-alfa-D-glucosídicos hidrolizados en polisacáridos que contienen tres o más unidades de D-glucosa con uniones 1,4-alfa como, por ejemplo, en el almidón, por unidad de tiempo y por unidad de proteína enzimática en condiciones especificadas, por ejemplo, la actividad obtenida en condiciones especificadas por ml de muestra de enzima de g de una proteína enzimática. La actividad puede medirse en, por ejemplo, el ensayo EnzChek o en el ensayo PNP-G7 como se describe más adelante en "Materiales y Métodos". En la presente solicitud, el término

"actividad" se usa de forma intercambiable con "actividad amilolítica". El término "actividad específica" se usa con frecuencia para describir la actividad máxima obtenida por ml (o g) de proteína enzimática.

Estabilidad química mejorada: El término "estabilidad química mejorada" se define en la presente memoria como una enzima variante que presenta retención de la actividad enzimática después de un período de incubación en presencia de una sustancia química o sustancias químicas, ya sean existentes de forma natural o sintéticas, que reduce la actividad enzimática de la enzima precursora. La estabilidad química mejorada también puede resultar en variantes que pueden catalizar mejor una reacción en presencia de dichas sustancias químicas. En un aspecto particular de la invención, la estabilidad química mejorada es una estabilidad mejorada en un detergente, en particular en un detergente líquido. La estabilidad de detergente mejorada es, en particular, una estabilidad mejorada de la actividad de alfa-amilasa cuando una variante de alfa-amilasa de la presente invención se mezcla en una formulación detergente líquida que comprende un agente quelante, el líquido también incluye geles o una pasta. La formulación detergente líquida puede referirse a detergente concentrado que se añade durante un proceso de lavado de ropa o de lavado de vajillas automático o un detergente diluido tal como solución de lavado, es decir, una solución acuosa a la que se añade el detergente concentrado.

En la presente invención, los detergentes líquidos son particularmente útiles como detergentes líquidos para lavado de ropa.

Estabilidad El término "estabilidad" incluye estabilidad durante el almacenamiento y estabilidad durante el uso, por ejemplo, durante un proceso de lavado, y refleja la estabilidad de la amilasa en función del tiempo por ejemplo, cuánta actividad se retiene cuando la amilasa se mantiene en solución, en particular en una solución detergente. Por ejemplo, la variante de alfa-amilasa puede tener una actividad residual, es decir, el nivel de actividad retenida, por encima del 70 % después de 18 horas a 31 °C. La estabilidad se ve influida por muchos factores, por ejemplo, pH, temperatura, composición del detergente, por ejemplo, cantidad y tipo de aditivo reforzante de la detergencia, tensioactivos, etc. La estabilidad de la amilasa se mide con el ensayo EnzCheck o el ensayo PNP-G7 descrito en "Materiales y Métodos".

Estabilidad mejorada: El término "estabilidad mejorada" se define en la presente memoria como una enzima variante que presenta una mayor estabilidad que es superior a la estabilidad de la alfa-amilasa parental, por ejemplo, teniendo una actividad residual superior a 70 % o teniendo al menos una mejora de 10 pp en la actividad residual con respecto a la parental al cabo de 18 horas a pH 8 en presencia de (1,5 p/v) de DTPA a 31 °C cuando se mide en el ensayo EnzCheck como se describe en "Materiales y Métodos". La mejora en puntos porcentuales (pp) en la actividad residual de la variante con respecto a la parental se calcula como la diferencia entre la actividad residual de la variante y la de la parental como se describe en "Materiales y Métodos".

Aditivos reforzantes de la detergencia Los aditivos reforzantes de la detergencia pueden clasificarse mediante el ensayo descrito por M.K. Nagarajan y col., JAOCS, vol. 61, n°. 9 (septiembre 1984), pp. 1475-1478 para determinar el nivel mínimo de aditivo reforzante de la detergencia requerido para reducir la dureza del agua a un pH de 8 de 2,0 mM (como CaCCh) a 0,10 mM en una solución. El aditivo reforzante de la detergencia puede ser, especialmente, un agente quelante que forma complejos solubles en agua, por ejemplo, iones calcio y magnesio.

Los agentes quelantes, o quelantes, son sustancias químicas que forman moléculas con determinados iones de metal, inactivando los iones de modo que no pueden reaccionar con otros elementos, por lo tanto un agente de unión que suprime la actividad química formando quelatos. La quelación es la formación o presencia de dos o más enlaces aparte entre un ligando y un solo átomo central. El ligando puede ser cualquier compuesto orgánico, un silicato o un fosfato. En el presente contexto, el término "agentes quelantes" comprende quelantes, agente quelante, agentes quelantes, agentes formadores de complejos, o agentes secuestrantes, que forman complejos solubles en agua con iones de metal tales como calcio y magnesio. El efecto de quelato describe la afinidad mejorada de los ligandos quelantes para un ion metálico en comparación con la afinidad de una colección de ligandos no quelantes similares para el mismo metal. Los agentes quelantes tienen capacidad de unión con iones metálicos, en particular iones calcio (Ca²⁺), y se han utilizado ampliamente en detergentes y composiciones en general para lavado, tal como lavado de ropa o lavado de vajilla. Sin embargo, se ha demostrado que los propios agentes quelantes inhiben la actividad enzimática. El término agente quelante se utiliza en la presente solicitud de modo intercambiable con "agente formador de complejos" o "agente quelante" o "quelante".

Puesto que la mayor parte de las alfa-amilasas son sensibles al calcio, la presencia de agentes quelantes puede afectar a la actividad enzimática. La sensibilidad al calcio de las alfa-amilasas puede determinarse incubando una alfa-amilasa dada en presencia de un agente quelante fuerte y analizando el impacto de esta incubación en la actividad de la alfa-amilasa en cuestión. Una alfa-amilasa sensible al calcio perderá una parte importante o toda su actividad durante la incubación.

Caracterización de los agentes quelantes Como se ha mencionado, el efecto de quelato o el efecto quelante describe la afinidad mejorada de los ligandos quelantes por un ion metálico en comparación con la afinidad de una colección de ligandos no quelantes similares para el mismo metal. Sin embargo, la fuerza de este efecto de quelato puede determinarse mediante diversos tipos de ensayos o métodos de medición diferenciando o clasificando de este modo los agentes quelantes según su efecto (o fuerza) quelante.

65

5

10

15

30

35

40

45

En un ensayo preferido, los agentes quelantes pueden caracterizarse por su capacidad para reducir la concentración de iones calcio libres (Ca²+) de 2,0 mM a 0,10 mM o menos a pH 8,0, por ejemplo, utilizando una prueba basada en el método descrito por M.K. Nagarajan y col., JAOCS, vol. 61, n°. 9 (septiembre 1984), p. 1475-1478. En el ejemplo 2a se describe un ejemplo de caracterización de agentes quelantes utilizando el método basado en Nagarajan y col. El agente quelante requerido según la invención abarca agentes quelantes capaces de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,1 mM o menos a una concentración inferior a 10 mM, preferiblemente inferior a 9,5 mM, preferiblemente inferior a 8,5 mM, preferiblemente inferior a 8 mM, preferiblemente inferior a 6,5 mM, preferiblemente inferior a 6 mM, preferiblemente inferior a 5,5 mM, preferiblemente inferior a 5,5 mM, preferiblemente inferior a 2,5 mM, preferiblemente inferior a 1,5 mM o preferiblemente inferior a 1 mM, cuando se mide a pH 8,0 a 21 °C.

5

10

15

20

25

30

35

40

45

50

55

Preferiblemente, el agente quelante según la invención abarca agentes quelantes capaces de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,1 mM a una concentración inferior a 10 mM, preferiblemente inferior a 9,5 mM, preferiblemente inferior a 9 mM, preferiblemente inferior a 8,5 mM, preferiblemente inferior a 8 mM, preferiblemente inferior a 7,5 mM, preferiblemente inferior a 7 mM, preferiblemente inferior a 6,5 mM, preferiblemente inferior a 6 mM, preferiblemente inferior a 5.5 mM, preferiblemente inferior a 5 mM, preferiblemente inferior a 4.5 mM, inferior a 4 mM, preferiblemente inferior a 3,5 mM, preferiblemente inferior 3 mM, preferiblemente inferior a 2,5 mM, preferiblemente inferior a 2 mM, preferiblemente inferior a 1,5 mM o preferiblemente inferior a 1 mM, cuando se mide en cloruro postásico 80 mM y EPPS ((ácido 4-(2-hidroxietil) piperazin-1-propanosulfónico)) 49 mM, a pH 8 a 21 °C. En una realización preferida específica, el agente quelante es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,1 mM cuando se mide en cloruro potásico 80 mM y EPPS 49 mM, a pH 8 y 21 °C y utilizando un electrodo selectivo de iones calcio para la determinación de la concentración de calcio libre, como se describe en "Materiales y Métodos". Por tanto, preferiblemente, los agentes quelantes abarcan agentes quelantes capaces de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM a una concentración inferior a 10 mM, preferiblemente inferior a 9,5 mM, preferiblemente inferior a 9,0 mM, preferiblemente inferior a 8,5 mM, preferiblemente inferior a 8,0 mM, preferiblemente inferior a 7,5 mM, preferiblemente inferior a 7,0 mM, preferiblemente inferior a 6,5 mM, preferiblemente inferior a 6,0 mM, preferiblemente inferior a 5,5 mM, preferiblemente inferior a 5,0 mM, preferiblemente inferior a 4,5 mM, inferior a 4,0 mM, preferiblemente inferior a 3,5 mM, preferiblemente inferior 3,0 mM, preferiblemente inferior a 2,5 mM, preferiblemente inferior a 2,0 mM, preferiblemente inferior a 1,5 mM o preferiblemente inferior a 1 mM, cuando se ensaya a pH 8,0 y a 21 °C, como se describe en "Materiales y Métodos".

En una realización especialmente preferida, los agentes quelantes son capaces de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM cuando se mide en cloruro potásico 80 mM y EPPS 49 mM a pH 8 y 21 °C a una concentración de 9 mM a 0,5 mM, preferiblemente de 9 mM a 1 mM, preferiblemente de 8 mM a 1 mM, preferiblemente de 7 mM a 1 mM, preferiblemente de 6 mM a 1 mM, preferiblemente de 5 mM a 1 mM, preferiblemente de 4 mM a 1 mM, preferiblemente de 3 mM a 1 mM, preferiblemente de 9,0 mM a 1,5 mM, preferiblemente de 8,0 mM a 1,5 mM, preferiblemente de 7,0 mM a 1,5 mM, preferiblemente de 6,0 mM a 1,5 mM, preferiblemente de 3,0 mM a 1,5 mM, preferiblemente de 2,0 mM a 1,5 mM, preferiblemente de 3,0 mM a 1,5 mM, preferiblemente de 2,0 mM a 1,1 mM, preferiblemente de 1,85 mM a 1,0 mM.

La reducción en la concentración de iones calcio libres de 2.0 mM a 0.10 mM de Ca^{2+} de a, corresponde a la reducción de la dureza del agua de 200 ppm (como CaCO_3 en forma de $\text{Ca}(\text{HCO}_3)$ ' en presencia de CO_2 ácido) a 10 ppm. El nivel mínimo de aditivo reforzante de la detergencia se calcula a partir de la sal sódica del quelante con respecto a quelante seco al 100 %.

El efecto quelante del agente quelante también puede medirse con respecto al citrato. A la concentración del citrato capaz de reducir la cantidad de concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM se le asigna al valor de 1 y los resultados de los agentes quelantes se comparan con este valor. El agente quelante preferido según la invención es capaz de reducir la concentración de calcio libre de 2,0 mM a 0,10 mM a una concentración inferior a 0,9, tal como inferior a 0,8, tal como inferior a 0,6, tal como inferior a 0,5, tal como inferior a 0,4, tal como inferior a 0,1 veces inferior en comparación con la concentración de citrato, cuando se mide a pH 8,0 y 21 °C. El agente quelante preferido según la invención es capaz de reducir la concentración de calcio libre de 2,0 mM a 0,10 mM a una concentración inferior a 0,9, tal como inferior a 0,8, tal como inferior a 0,7, tal como inferior a 0,5, tal como inferior a 0,4, tal como inferior a 0,3, tal como inferior a 0,2, tal como inferior a 0,1 veces inferior en comparación con la concentración de citrato, cuando se mide a pH 8,0 a 21 °C utilizando un electrodo selectivo a iones calcio para la determinación de la concentración de calcio libre cuando se mide en cloruro potásico 80 mM y EPPS 49 mM a 21 °C y pH 8,0.

En una realización especialmente preferida, el agente quelante es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM a una concentración de agente quelante inferior a 1,0 a 0,1, tal como inferior a 0,9 a 0,1, tal como inferior a 0,8 a 0,1, tal como inferior a 0,7 a 0,1, tal como inferior a 0,6 a 0,1, tal como inferior a 0,4 a 0,1, tal como inferior a 0,3 a 0,1, tal como inferior a 0,3 a 0,1 veces inferior en comparación con la concentración de citrato capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM, cuando se mide a pH 8,0 y 21 °C.

Una realización adicional de la invención se refiere a una composición de limpieza que comprende una variante de una alfa-amilasa parental en donde la alfa-amilasa variante comprende al menos una, al menos dos o al menos tres deleciones

en regiones de aminoácido de 181, 182, 183 o 184 y que comprende además una sustitución en una o más posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 193, 195, 197, 198, 200, 203, 206, 210, 212 y 213, que comprende una sustitución en las posiciones 195, 206 y 243 utilizando la numeración según la id. de sec. n.º: 6, y que comprende además al menos un agente quelante en donde dicho agente quelante a una concentración inferior a 10 mM es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM cuando se mide a 21 °C y pH 8,0; y un adyuvante de limpieza.

5

10

15

25

30

35

40

45

50

55

60

65

En una primera realización preferida de la invención la composición limpiadora comprende una variante de una alfa-amilasa parental, en donde la variante tiene actividad amilolítica y al menos 70 % de identidad con la id. de sec. n.º: 6 y que comprende al menos una, al menos dos o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y que comprende además una sustitución en la posición 195 y además en las posiciones 206 y 243, utilizando la numeración según la id. de sec. n.º: 6, y que además comprende al menos un agente quelante en donde dicho agente quelante es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM a una concentración del agente quelante inferior a 0,9 veces la concentración de citrato capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM, medida a 21 °C y pH 8; y un adyuvante de limpieza.

Por lo tanto, el agente quelante según la invención es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM a una concentración inferior a la concentración de citrato necesaria para reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM en las mismas condiciones.

De forma alternativa, la fuerza del complejo formado entre el agente quelante y los iones de metal, tales como calcio y/o magnesio, se expresa como el valor log K (constante de equilibrio o unión o disociación o estabilidad). Esta constante puede medirse a un pH determinado, a una temperatura dada y a un valor de fuerza iónica determinado.

Como se ha mencionado anteriormente, la fuerza del complejo formado entre el agente quelante y los iones metálicos, por ejemplo, calcio y/o magnesio puede expresarse como el valor log K (constante de equilibrio o unión o disociación o estabilidad); la constante puede medirse mediante calorimetría isotérmica de titulación (ITC) como se describe en A. Nielsen y col., Anal. Biochem. Vol. 314, (2003), pp. 227-234 y a partir del valor K, el log K puede calcularse como el logaritmo del valor K (base 10). El valor log K medido mediante este método dependerá de la temperatura, el pH, la fuerza iónica, por lo que es importante cuando se comparan los valores K, que se determinen en condiciones similares, preferiblemente las mismas. Además, introduciendo un patrón como referencia, tal como el citrato, pueden reducirse los impactos debidos a las variaciones en los experimentos. Preferiblemente, log K se determina como se describe en "Materiales y Métodos" de la presente solicitud. Por lo tanto, en una realización de la invención, el agente quelante en la composición según la invención tiene un valor log K de al menos 3, tal como al menos 4, tal como al menos 5, tal como al menos 6, tal como al menos 7, tal como al menos 8, tal como al menos 9, tal como al menos 10, tal como al menos 11, cuando log K se mide a pH 10 y a 19 ℃ como se describe en "Materiales y Métodos". El valor de log K del agente quelante en las composiciones según la invención puede estar también en el intervalo 3-11, tal como 3-10, tal como 3-9, tal como 3-8, tal como 4-11, tal como 5-11 tal como 6-11, tal como 4-10, tal como 5-10, tal como 4-9, tal como 5-9, tal como 4-8, especialmente 5-8. Preferiblemente, el log K del agente quelante en la composición según la invención es un factor de al menos 1, tal como al menos 1,33, tal como al menos 2, tal como al menos 2,33, tal como al menos 2,67, tal como al menos 3, tal como al menos 3,33, tal como al menos 3,67 veces el log K de citrato determinado como se describe en el Ejemplo 2b. El agente quelante en las composiciones según la invención también puede estar en el intervalo de un factor 1-3,67, tal como 1-3,33, tal como 1-3,00, tal como 1-2,67, tal como 1,33-3,67, tal como 1,33-3,33, tal como 1,33 - 3,00, tal como 1,33-2,67, tal como 1,67-3,67, tal como 1,67-3,33, tal como 1,67-3, en particular 1,67-2,67 veces el log K de citrato determinado como se describe en "Materiales y Métodos".

Agentes quelantes útiles pueden ser, aunque no de forma limitativa, los siguientes: ácido N-(1,2-dicarboxyi-etil)-D,L-aspártico (IDS), ácido N-(2-hidroxietil)iminodiacético (EDG), ácido aspártico-ácido N-monoacético (ASMA), ácido aspártico-ácido N-monopropiónico (ASMP), ácido iminodisuccínico (IDA), ácido N-(2-sulfometil) aspártico (SMAS), ácido N-(2-sulfoetil) aspártico (SEAS), ácido N-(2-sulfometil) glutámico (SMGL), ácido N-(2-sulfoetil) glutámico (SEGL), ácido N-metiliminodiacético (MIDA), ácido α-alanin-N,N-diacético (α-ALDA), ácido serina-N,N-diacético (SEDA), ácido isoserina-N,N-diacético (ISDA), ácido fenilalanina-N,N-diacético (PHDA), ácido antranílico-ácido N,N-diacético (ANDA), ácido sulfanílico-ácido N,N-diacético (SLDA), ácido taurina-N,N-diacético (TUDA), ácido sulfometil-N,N-diacético (SMDA), N-(hidroxietil)-etilidendiaminotriacetato (HEDTA), dietanolglicina (DEG), aminotris(ácido metilenfosfónico) (ATMP).

El agente quelante preferido puede contener un grupo amino y puede ser, por ejemplo, un amino-policarboxilato o un fosfonato. Puede ser una molécula monomérica que comprende uno, dos o tres grupos amino (de forma típica grupos amino secundarios o terciarios), y puede contener dos, tres, cuatro o cinco grupos carboxilo o incluso más grupos carboxilo. Los agentes quelantes pueden contener fósforo o no contener fósforo. Existen muchas formas de agrupar agentes quelantes; una forma puede ser la siguiente:

Los agentes quelantes pueden ser, o pueden estar basados en, grupos carboxilato como EDTA (etilendiamino tetraacetato), NTA (2,2',2"-nitrilotriacetato), citrato, 2-hidroxipropano-1,2,3-tricarboxilato, DTPA (ácido dietilentriaminopentaacético), MGDA (ácido metilglicindiacético o *N'N'*-bis(carboximetil)alanina), EGTA (ácido etilenglicol tetraacético), EDDS (ácido etilendiamino-*N'N'*-disuccínico), GLDA (ácido L-glutámico, ácido N,N-diacético), policarboxilatos tales como PAA [poli(ácido acrílico)], PAA/PMA [copoli(ácido acrílico/ácido málico)], o mezclas de los mismos.

Los agentes quelantes que contienen fósforo pueden ser polifosfatos o fosfonatos, tales como tripolifosfato sódico (STP), HEDP (ácido 1-hidroxietiliden-1,1-difosfónico), EDTMP [ácido etilendiamintetra(metilenfosfónico], EDTMPA (ácido etilendiamintetrametilen-tetrafosfónico), DTPMP (ácido dietilentriaminpenta (metilenfosfónico), DTMPA (ácido dietilentriaminpenta(metilenfosfónico)). Los agentes quelantes pueden contener nitrógeno tal como en EDTA, NTA, DTPA, PDTA, GLDA, MGDA, EDDS, EDTMP, EDTMPA, y DTPMP o ASMA, ASDA, ASMP, IDA, SMAS, SEAS, SMGL, SEGL, MIDA, α-ALDA, SEDA, ISDA, PHDA, ANDA, SLDA, TUDA, SMDA, HEDTA, DEG, ATMP, o mezclas de los mismos.

Por lo tanto, los agentes quelantes preferidos pueden ser, aunque no de forma limitativa, los siguientes: ácido etilendiamino-tetraacético (EDTA), dietilentriamino-pentametilenfosfónico (DTMPA, DTPMP), ácido hidroxietano difosfónico (HEDP), ácido etilendiamino N,N'-disuccínico (EDDS), ácido metilglicindiacético (MGDA), ácido dietilentriaminopentacético (DTPA), ácido propilendiaminotetraacético (PDTA), 2-hidroxipiridin-N-óxido (HPNO), ácido metilglicino-diacético (MGDA), ácido glutámico ácido N,N-diacético (ácido N,N-dicarboximetil glutámico sal tetrasódica (GLDA) y ácido nitrilotriacético (NTA) o mezclas de los mismos. Los agentes quelantes pueden estar presentes en su forma ácida o como sal; preferiblemente, los agentes quelantes pueden estar presentes como sal de sodio, amonio o potasio. Los agentes quelantes preferidos se seleccionan del grupo que consiste en EDTA (etilendiamino tetraacetato), MGDA (ácido metilglicinadiacético o N,N'-bis(carboximetil)alanina), EGTA (ácido etilenglicol tetraacético), DTPA (ácido dietilentriaminopentaacético), DTPMP ácido dietilenetriamino penta(metilen fosfónico), HEDP (ácido 1-hidroxietiliden-1,1-difosfónico) y mezclas de los mismos.

El agente quelante puede estar presente en la composición en una cantidad de $0,0001\,\%$ en peso a $20\,\%$ en peso, preferiblemente de $0,01\,$ a $10\,\%$ en peso, más preferiblemente de $0,1\,$ a $5\,\%$ en peso.

Alfa-amilasa parental La alfa-amilasa parental puede ser, en principio, cualquier alfa-amilasa para la cual se desee preparar una variante que tenga estabilidad mejorada durante el almacenamiento o durante el uso, por ejemplo, durante el lavado o en un proceso de hidrólisis de almidón. Por lo tanto, la estabilidad mejorada puede observarse como una pérdida reducida de actividad amilolítica durante el almacenamiento o como una mayor actividad y rendimiento durante el uso. Las alfa-amilasas conocidas se derivan de una amplia selección de organismos, incluidas bacterias, tales como las procedentes de especies del género Bacillus, por ejemplo, Bacillus licheniformis; de especies de hongos, tales como Aspergillus oryzae (TAKA-amilasa) o Aspergillus niger, de plantas tales como la cebada y de mamíferos. La alfa-amilasa parental puede ser, en principio, cualquier alfa-amilasa independientemente del origen.

Es bien sabido que una serie de alfa-amilasas producidas por *Bacillus* spp. son altamente idénticas en el nivel de aminoácidos. Debido a la identidad sustancial hallada entre estas alfa-amilasas, se considera que pertenecen a la misma clase de alfa-amilasas, especialmente la clase de "alfa-amilasas de tipo Termamyl".

Por tanto, en el presente contexto, el término "alfa-amilasa similar a Termamyl" quiere decir una alfa-amilasa, especialmente alfa-amilasa *Bacillus*, que, en el nivel de aminoácidos, presenta una identidad sustancial, es decir, al menos 60 % con la alfa-amilasa de *B. licheniformis* que tiene la secuencia de aminoácidos mostrada en la id. de sec. n.º: 20 (TermamylTM), en la presente memoria.

Alfa-amilasas de tipo Termamyl

Cabe señalar que solamente la alfa-amilasa como se define en las presentes reivindicaciones forma parte de la invención.

En la Tabla 1 que sique puede encontrarse la identidad de una serie de alfa-amilasas de Bacillus conocidas:

Tabla 1

Amilasa parental	ld. de sec. n.°:	Porcentaje de identidad							
		n.° 707	AP1378	BAN	BSG	SP690	SP722	AA560	Termamyl
n. ° 707	8	100,0	86,4	66,9	66,5	87,6	86,2	95,5	68,1
AP1378	18	86,4	100,0	67,1	68,1	95,1	86,6	86,0	69,4
BAN	14	66,9	67,1	100,0	65,6	67,1	68,8	66,9	80,7
BSG	16	66,5	68,1	65,6	100,0	67,9	67,1	66,3	65,4
SP690	12	87,6	95,1	67,1	67,9	100,0	87,2	87,0	69,2
SP722	6	86,2	86,6	68,8	67,1	87,2	100,0	86,8	70,8
AA560	10	95,5	86,0	66,9	66,3	87,0	86,8	100,0	68,3
Termamyl	20	68,1	69,4	80,7	65,4	69,2	70,8	68,3	100,0

50

5

10

15

20

25

30

35

40

45

Por ejemplo, se ha descubierto que la alfa-amilasa de B. *licheniformis* que comprende la secuencia de aminoácidos mostrada en id. de sec. n.° 20 (comercializada como Termamyl™) es aproximadamente homóloga en un 81 % a la alfa-amilasa de B. *amyloliquefaciens* que comprende la secuencia de aminoácidos mostrada en la id. de sec. n.º: 14 (BAN) y aproximadamente homóloga al 65 % a la alfa-amilasa de B. *amyloliquefaciens* que comprende la secuencia

de aminoácidos mostrada en la id. de sec. n.º: 16 (BSG). Otras alfa-amilasas homólogas incluyen SP722 y SP690 descritas en WO 95/26397 y descritas además en id. de sec. n.º: 6 y la id. de sec. n.º 12, respectivamente, en la presente memoria. Otras amilasas son la alfa-amilasa AA560 derivada de *Bacillus sp.* y mostrada en la id. de sec. n.º: 10, y la alfa-amilasa SP707 o n.º 707 derivada de *Bacillus sp.*, mostrada en la id. de sec. n.º: 8 y descrita por Tsukamoto y col., <u>Biochemical and Biophysical Research communications</u>, 151 (1988), pp. 25-31. Otra homóloga es la alfa-amilasa KSM AP1378 que se describe en la id. de sec. n.º 18 en WO 97/00324 (de KAO Corporation). Otra homóloga adicional es la SPO.7-7 con la id. de sec. n.º 22. Otra amilasa parental adecuada es la id. de sec. n.º 2 de K 38 o la amilasa de *B.circulans* con la id. de sec. n.º y la id. de sec. n.º, descritas en W02005/001064.

- Otras alfa-amilasas interesantes incluyen la alfa-amilasa producida por la cepa B. *licheniformis* descrita en EP 0252666 (ATCC 27811), y las alfa-amilasas identificadas en WO 91/00353 y WO 94/18314. Otras alfa-amilasas comerciales de tipo Termamyl están comprendidas en los productos vendidos con los siguientes nombres comerciales: Optitherm™ y Takatherm™ (Solvay); Maxamyl™ (comercializada por Gist-brocades/Genencor), Spezym AA™ y Spezyme Delta AA™ (comercializada por Genencor), y Keistase™ (comercializada por Daiwa), Dex lo, GC 521 (comercializada por Genencor) y Ultraphlow (de Enzyme Biosystems), Purastar™ ST 5000E, PURASTRA™ HP AM L, POWERASE™, Spezyme FRED, GC358, ClearFlow AA (de Danisco.), o la alfa-amilasa TS-23 (id. de sec. n.° (Lin y col., J.App.Microbiol. 1997, 82, 325-334).
- La alfa-amilasa que no es de tipo Termamyl puede, por ejemplo, ser una alfa-amilasa fúngica, una alfa-amilasa de mamífero o de planta o una alfa-amilasa bacteriana (distinta de una alfa-amilasa de tipo Termamyl). Los ejemplos específicos de estas alfa-amilasas incluyen la alfa-amilasa TAKA de *Aspergillus oryzae*, la alfa-amilasa ácida de *A. niger*, la alfa-amilasa de *Bacillus subtilis*, la alfa-amilasa pancreática porcina y una alfa-amilasa de cebada. Todas estas alfa-amilasas tienen estructuras elucidadas, que son marcadamente diferentes de la estructura de una alfa-amilasa de tipo Termamyl típica, tal como se indica en la presente memoria.
 - Las alfa-amilasas fúngicas anteriormente mencionadas, es decir, obtenidas de *A. niger* y *A. oryzae*, son altamente idénticas en el nivel de aminoácidos y de forma general se considera que pertenecen a la misma familia de alfa-amilasas. La alfa-amilasa fúngica derivada de *Aspergillus oryzae* se comercializa con el nombre comercial FungamylTM.
- 30 Alfa-amilasas híbridas parentales

25

45

60

- La alfa-amilasa parental puede ser una alfa-amilasa híbrida, es decir, una alfa-amilasa que comprende una combinación de secuencias de aminoácidos parciales derivadas de al menos dos alfa-amilasas.
- La alfa-amilasa híbrida parental puede ser una, que en función de la homología de aminoácido y/o de la reactividad inmunológica cruzada y/o de la hibridación de ADN (como se ha definido anteriormente) puede determinarse como perteneciente a la familia de alfa-amilasas de tipo Termamyl. En este caso, la alfa-amilasa híbrida se compone de forma típica de al menos una parte de una alfa-amilasa de tipo Termamyl y parte(s) de una o más alfa-amilasas distintas seleccionadas de alfa-amilasas de tipo Termamyl o no Termamyl de origen microbiano (bacteriano o fúngico) y/o de mamífero.
 - Por lo tanto, la alfa-amilasa híbrida parental puede comprender una combinación de secuencias de aminoácidos parciales derivadas de al menos dos alfa-amilasas de tipo Termamyl, o de al menos una alfa-amilasa bacteriana de tipo Termamyl y al menos una de tipo no Termamyl, o de al menos una de tipo Termamyl y al menos una alfa-amilasa fúngica. La alfa-amilasa de tipo Termamyl a partir de la cual se deriva una secuencia de aminoácidos parcial puede ser cualquiera de las alfa-amilasas de tipo Termamyl mencionadas en la presente memoria.
- En una realización, la alfa-amilasa de tipo Termamyl parental es una alfa-amilasa de tipo Termamyl híbrida, idéntica a la alfa-amilasa de *Bacillus licheniformis*, mostrada en la id. de sec. n.º: 20, salvo que los residuos de aminoácidos 35 N-terminales (de la proteína madura) se sustituyen con los residuos de aminoácidos 33 N-terminales de la proteína madura de la alfa-amilasa de Bacillus amyloliquefaciens mostrada en id. de sec. n.º: 14 dicho híbrido puede tener además las siguientes mutaciones: H156Y+A181T+N190F+A209V+Q264S (utilizando la numeración de la id. de sec. n.º: 6) que recibe el nombre de LE174. En otra realización LE487 que comprende, además, las mutaciones G48A, T49I, G107A, I201F, que recibe el nombre de LE399. En una realización, la parental es id. de sec. n.º: 16 con las mutaciones 1181* + G182*+N195F.
 - En un aspecto preferido, la alfa-amilasa parental es una alfa-amilasa que tiene la secuencia de aminoácidos mostrada en la id. de sec. n.º: 2, 4, 6, 8, 10, 12, 14, 16 18, 20, 22, 24 o 26 en la presente memoria. En otro aspecto preferido la alfa-amilasa parental es una alfa-amilasa, que muestra una homología de 60 %, preferiblemente al menos 65 %, preferiblemente al menos 70 %, preferiblemente al menos 75 % preferiblemente al menos 80 %, preferiblemente al menos 81 %, preferiblemente al menos 82 %, preferiblemente al menos 83 %, preferiblemente al menos 84 % preferiblemente al menos 85 %, preferiblemente al menos 86 %, preferiblemente al menos 87 %, preferiblemente al menos 89 %, especialmente preferiblemente al menos 90 %, especialmente preferiblemente al menos 93 %, especialmente preferiblemente al menos 95 %,

más preferiblemente al menos 96 %, más preferiblemente al menos 97 %, más preferiblemente al menos 98 %, más preferiblemente al menos 99 % del polipéptido maduro de id. de sec. n.º: 2, 4, 6, 8, 10, 12, 14, 16, 18, 20, 22, 24 o 26.

- En un aspecto, las alfa-amilasas parentales tienen una secuencia de aminoácidos que difiere (por ejemplo, mediante la inserción o sustitución) en uno o varios aminoácidos, preferiblemente en diez aminoácidos, más preferiblemente en nueve, ocho, siete, seis, preferiblemente en cinco aminoácidos, más preferiblemente en cuatro aminoácidos, aún más preferiblemente en tres aminoácidos, con máxima preferencia en dos aminoácidos, e incluso con máxima preferencia en un aminoácido respecto del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º: 2, 4, 6, 8, 10, 12, 14, 16, 18, 20, 22, 24 o 26.
- 10 La alfa-amilasa parental puede ser una alfa-amilasa que presenta reactividad inmunológica cruzada con un anticuerpo frente a una alfa-amilasa que tiene una de las secuencias de aminoácidos seleccionadas del grupo que consiste en id. de sec. n. ° 2, 4, 6, 8, 10, 12, 14, 16, 18, 20, 22, 24 y 26. En una realización preferida, la alfa-amilasa parental es una en donde el anticuerpo frente a la alfa-amilasa parental presenta una afinidad o avidez por una alfaamilasa que tiene una de las secuencias de aminoácidos que se muestra en id. de sec. n.º 2. 14. 16. 18. 20. 22. 24. 15 6, 8, 10, 12, 14, 16, 18, 20, 22, 24 o 26 en una técnica de ensayo competitivo tal como, por ejemplo, ELISA o BiaCore, respectivamente, o que presenta afinidad o avidez comparable a la de la alfa-amilasa parental, y en donde el anticuerpo frente a la alfa-amilasa que tiene una de las secuencias de aminoácidos mostrada en la id. de sec. n.º 2, 4, 6, 8, 10, 12, 14, 16, 18, 20, 22, 24 o 26 presenta en dicha técnica de ensayo competitivo una afinidad o avidez por la alfa-amilasa parental comparable con la afinidad o la avidez por la alfa-amilasa que tiene una de las secuencias de aminoácidos mostrada en la id. de sec. n.º 2, 4, 6, 8, 10, 12, 14, 16, 18, 20, 22, 24 o 26. En otras 20 realizaciones, la alfa-amilasa parental es una que tiene una afinidad o avidez que es al menos 70 %, preferiblemente al menos 75 %, preferiblemente al menos 80 %, preferiblemente al menos 85 %, preferiblemente al menos 90 %, preferiblemente al menos 95 %, preferiblemente al menos 100 %, preferiblemente al menos 110 %, preferiblemente al menos 120 %, especialmente preferiblemente al menos 125 % de la afinidad o avidez de la alfa-amilasa que tiene una de las secuencias de aminoácidos mostradas en la id. de sec. n. ° 2, 4, 6, 8, 10, 12, 14, 16, 20, 22, 24 o 26. 25

La alfa-amilasa parental puede ser, además, una alfa-amilasa codificada por una secuencia de ADN que se hibrida con la secuencia de ADN que codifica las alfa-amilasas especificadas anteriormente, que son evidentes a partir de la id. de sec. n.º 1, 3, 5, 7, 9, 11, 13, 15, 17, 19, 21, 23 o 25 de la presente solicitud. Por lo tanto, una realización se refiere a una alfa-amilasa variante de una alfa-amilasa parental, en donde la alfa-amilasa parental:

(A) se obtiene de una cepa de B. licheniformis, Bacillus sp. o KSM AP1378;

5

30

40

- (B) se selecciona del grupo que tiene secuencias de aminoácidos como se muestra en las id. de sec. n.º: 6, 8, 10, 35 12, 18 o 22;
 - (C) que tiene una identidad de secuencia con una de id de sec. n. °: 2, 4, 6, 8, 10, 12 14, 16, 18, 20, 22, 24 o 26 de al menos 70 %, preferiblemente al menos 80 %, más preferiblemente al menos 90 %, aún más preferiblemente al menos 95 %, aún más preferiblemente al menos 97 %, y aún más preferiblemente al menos 99 %, o
 - (D) codificada por una secuencia de ácidos nucleicos, que se hibrida en condiciones de baja, preferiblemente media, preferiblemente alta astringencia, con la secuencia de ácidos nucleicos de una de id. de sec. n. º: 1,3, 5, 7, 9, 11, 13, 15, 17, 19, 21, 23 o 25
- En un aspecto, el polipéptido parental que tiene actividad de mejora amilolítica es (a) un polipéptido que comprende una secuencia de aminoácidos que tiene al menos 60 % de identidad con el polipéptido maduro de la id. de sec. n. °: 2, 4, 6, 8, 10, 12, 14, 16, 18, 20, 22, 24 o 26; (b) un polipéptido codificado por un polinucleótido que se hibrida en al menos condiciones de baja restrictividad con (i) la secuencia codificante de polipéptido maduro de la id. de sec. n. °: 1, 3, 5, 7, 9, 11,13, 15, 17, 19, 21, 23 o 25; (ii) la secuencia de ADN genómico que comprende la secuencia codificante de polipéptido maduro de la id. de sec. n. °: 1, 3, 5, 7, 9, 11, 13, 15, 17, 19, 21, 23 o 25, o (iii) una cadena complementaria de longitud completa de (i) o (ii); o (c) un polipéptido codificado por un polinucleótido que comprende una secuencia de nucleótidos que tiene al menos 60 % de identidad con la secuencia codificante del polipéptido maduro de la id. de sec. n. °: 1, 3, 5, 7, 9, 11, 13, 15, 17, 19, 21, 23 o 25.
- Cuando se hace referencia a una variante particular de una alfa-amilasa parental (de forma convencional) como referencia a la modificación (por ejemplo, deleción o sustitución) de residuos de aminoácidos específicos en la secuencia de aminoácidos de una alfa-amilasa específica, debe entenderse que se abarcan de este modo variantes de otra alfa-amilasa modificada en la posición o posiciones equivalentes (como se determina a partir de la mejor alineación posible de secuencias de aminoácidos entre las secuencias de aminoácidos respectivas).
 - En un aspecto particular, la alfa-amilasa parental es una variante de una de origen natural (natural) preparada por cualquier medio adecuado. Por ejemplo, la alfa-amilasa parental puede ser una variante de una alfa-amilasa de origen natural que ha sido modificada o alterada en la secuencia de aminoácidos.
- 65 La alfa-amilasa parental puede ser una alfa-amilasa parental sustancialmente homóloga que puede tener una o más (varias) sustituciones, deleciones y/o inserciones de aminoácidos. Estos cambios son, preferiblemente, de naturaleza

minoritaria, es decir, sustituciones conservadoras de aminoácidos como se describe a continuación y otras sustituciones que no afectan de forma significativa al plegamiento tridimensional o a la actividad de la proteína o polipéptido; deleciones pequeñas, de forma típica, de uno a aproximadamente 30 aminoácidos; y pequeñas extensiones aminoterminales o carboxiterminales, tales como un residuo de metionina aminoterminal, un pequeño péptido enlazante de hasta aproximadamente 20-25 residuos, o una pequeña extensión que facilita la purificación (una etiqueta de afinidad), tal como una cola de polihistidina, o proteína A (Nilsson y col., 1985, 1985, EMBO J. 4: 1075; Nilsson y col., 1991, Methods Enzymol. 198; 3. Ver, también, en general, Ford y col., 1991, Protein Expression and Purification 2: 95-107.

Aunque los cambios descritos anteriormente son preferiblemente de naturaleza minoritaria, estos cambios también pueden ser sustanciales, tales como la fusión de polipéptidos mayores de hasta 300 aminoácidos o más como extensiones aminoterminales o carboxiterminales.

Cuando se hace referencia a una variante particular de una alfa-amilasa parental (variante de la invención) (de forma convencional) como referencia a la modificación (por ejemplo, deleción o sustitución) de residuos de aminoácidos específicos en la secuencia de aminoácidos de una alfa-amilasa parental específica, debe entenderse que se abarcan de este modo variantes de otra alfa-amilasa parental modificada en la posición o posiciones equivalentes (como se determina a partir de la mejor alineación posible de secuencias de aminoácidos entre las secuencias de aminoácidos respectivas).

Homología (identidad de secuencia)

15

20

25

30

35

40

45

50

55

60

65

La homología puede determinarse como el grado de identidad entre las dos secuencias, lo que indica una derivación de la primera secuencia de la segunda. Para los propósitos de la presente invención, el grado de identidad de secuencia entre dos secuencias de aminoácidos se determina utilizando el algoritmo de Needleman-Wunsch (Needleman y Wunsch, 1970 *J. Mol. Biol.* 48: 443-453) según se implementa en el programa Needle del paquete EMBOSS (EMBOSS: The European Molecular Biology Open Software Suite, Rice y col., 2000, *Trends Genet.* 16: 276-277), preferiblemente la versión 3.0.0 o una versión superior. Los parámetros opcionales utilizados tienen una penalización por apertura de hueco de 10, una penalización por extensión de hueco de 0,5, y la matriz de sustitución EBLOSUM62 (versión para EMBOSS de BLOSUM62). El resultado de Needle etiquetado como "mayor identidad" (obtenido utilizando la opción "nobrief") se utiliza como por ciento de identidad y se calcula de la siguiente forma:

(Residuos idénticos x 100)/(Longitud de alineación - Número total de huecos en la alineación)

Para los propósitos de la presente invención, el grado de identidad de secuencia entre dos secuencias de desoxirribonucleótidos se determina utilizando el algoritmo de Needleman-Wunsch (Needleman y Wunsch, 1970, mencionado anteriormente) según se aplica en el programa Needle del paquete informático EMBOSS (EMBOSS: The European Molecular Biology Open Software Suite, Rice y col., 2000, mencionado anteriormente), preferiblemente la versión 3.0.0 o versiones posteriores. Los parámetros opcionales utilizados tienen una penalización por apertura de hueco de 10, una penalización por extensión de hueco de 0,5, y la matriz de sustitución EDNAFULL (versión para EMBOSS de NCBI NUC4.4). El resultado de Needle etiquetado como "mayor identidad" (obtenido utilizando la opción "nobrief") se utiliza como por ciento de identidad y se calcula de la siguiente forma:

(Desoxirribonucleótidos idénticos x 100)/(Longitud de alineación - Número total de huecos en la alineación)

La homología o identidad de secuencia también puede determinarse como el grado de identidad entre las dos secuencias, lo que indica una derivación de la primera secuencia de la segunda. La homología puede determinarse adecuadamente por medio de programas informáticos conocidos en la técnica, tales como GAP, proporcionado en el paquete informático GCG. Por lo tanto, Gap GCGv8 puede utilizarse con la matriz de puntuación por defecto para identidad y para los siguientes parámetros por defecto: La penalización por introducción de huecos de 5,0 y la penalización por extensión de huecos de 0,3, respectivamente para la comparación de secuencias de ácidos nucleicos, y la penalización por introducción de huecos de 3,0 y la penalización por extensión de huecos de 0,1, respectivamente, para la comparación de secuencias de proteínas. GAP utiliza el método de Needleman y Wunsch, (1970), J. Mol. Biol. 48, pp. 443-453, para hacer alineaciones y para calcular la identidad.

Puede utilizarse una alineación estructural entre, por ejemplo, Termamyl y una alfa-amilasa para identificar posiciones equivalentes/correspondientes en otras alfa-amilasas. Un método de obtención de dicha alineación estructural es utilizar el programa Pile Up del paquete informático GCG utilizando valores por defecto de penalizaciones por huecos, es decir, una penalización por introducción de huecos de 3,0 y una penalización por extensión de huecos de 0,1. Otros métodos de alineación estructural incluyen el análisis cluster hidrófobo (Gaboriaud y col., (1987), FEBS LETTERS 224, p. 149-155) y formación inversa de cadenas (Huber, T; Torda, AE, PROTEIN SCIENCE vol. 7, n.º. 1 pp. 142-149 (1998). Las propiedades de las alfa-amilasas, es decir, la reactividad inmunológica cruzada, pueden analizarse utilizando un anticuerpo frente a, o reactivo con, al menos un epítopo de la alfa-amilasa de tipo Termamyl relevante. El anticuerpo, que puede ser monoclonal o policlonal, puede producirse mediante métodos conocidos en la técnica, por ejemplo, como describen Hudson y col., Practical Immunology, tercera edición (1989), Blackwell Scientific Publications. La reactividad inmunológica cruzada puede determinarse utilizando ensayos conocidos en la técnica, ejemplos de los cuales es el Western blot o la inmunodifusión radial, por ejemplo, según lo descrito por Hudson y col., 1989.

Hibridación

5

10

30

35

40

55

60

En un aspecto, el polipéptido parental que tiene actividad amilolítica está codificado por un polinucleótido que hibrida en condiciones de restrictividad muy baja, preferiblemente en condiciones de restrictividad baja, más preferiblemente condiciones de restrictividad media-alta, aún más preferiblemente en condiciones de restrictividad media-alta, aún más preferiblemente en condiciones de restrictividad muy alta con (i) la secuencia codificante de polipéptido maduro de id. de sec. n. º: 1, 3, 5, 7, 9, 11, 13, 15, 17, 19, 21, 23 o 25; (ii) la secuencia de ADN genómico que comprende la secuencia codificante de polipéptido maduro de la id. de sec. n. º: 1, (iii) una subsecuencia de (i) o (ii), o (iv) una cadena complementaria de longitud completa de (i), (ii) o (iii) (J. Sambrook, E.F. Fritsch, y T. Maniatis, 1989, *Molecular Cloning, A Laboratory Manual*, 2ª edición, Cold Spring Harbor, New York). La subsecuencia puede codificar un fragmento de polipéptido que tiene actividad amilolítica. En un aspecto, la cadena complementaria es la cadena complementaria de longitud completa de la secuencia codificante de polipéptido maduro de id. de sec. n. º 1, 3, 5, 7, 9, 11, 13, 15, 17, 19, 21, 23 o 25.

Puede prepararse adecuadamente una sonda de oligonucleótidos utilizada en la caracterización de la alfaamilasa según la propiedad deseada, que puede ser la actividad alfa-amilasa sobre la base de la lámina o de la secuencia de nucleótidos o de aminoácidos parcial de la alfa-amilasa en cuestión.

Las condiciones adecuadas para ensayar la hibridación implican remojar previamente en 5xSSC (citrato sódico estándar, 1 x SSC corresponde a NaCl 0,1650 M) y prehibridizar durante 1 h a ~40 °C en una solución de formamida al 20 %, solución de Denhardt 5x fosfato sódico 50 mM, pH 6,8, y 50 mg de ADN de timo de ternera sonicado desnaturalizado, seguido de hibridación en la misma solución suplementada con ATP (adenosín trifosfato) 100 mM durante 18 horas a ~40 °C, seguido de lavado del filtro tres veces en 2xSSC, SDS al 0,2 % (dodecilsulfato sódico) durante 30 minutos a 40 °C (restrictividad baja), preferiblemente a 50 °C (restrictividad media), más preferiblemente al 65 °C (restrictividad alta), aún más preferiblemente a ~75 °C (restrictividad muy alta). Pueden verse más detalles sobre el método de hibridación en Sambrook y col., Molecular_Cloning: A Laboratory Manual, 2ª ed., Cold Spring Harbor, 1989.

En el presente contexto, "obtenida de" indica no solamente a una alfa-amilasa producida o que puede producirse por medio del organismo en cuestión, sino también a una alfa-proteína codificada por una secuencia de ADN aislada a partir de dicha cepa y producida en un organismo hospedador transformado con dicha secuencia de ADN. Por último, el término se refiere a una alfa-amilasa, codificada por una secuencia de ADN de origen sintético y/o de ADNc y que tiene las características de identificación de la alfa-amilasa en cuestión. El término también indica que la alfa-amilasa parental puede ser una variante de una alfa-amilasa de origen natural, es decir, una variante, que es el resultado de una modificación (inserción, sustitución, deleción) de uno o más residuos de aminoácidos de la alfa-amilasa de origen natural.

Métodos de preparación de variantes de alfa-amilasa

En la técnica se conocen varios métodos de introducción de mutaciones en genes. Después de una breve descripción de la clonación de secuencias de ADN que codifican alfa-amilasa, se describirán los métodos para generar mutaciones en sitios específicos dentro de la secuencia codificante de alfa-amilasa.

Clonación de una secuencia de ADN que codifica una alfa-amilasa

La secuencia de ADN que codifica una alfa-amilasa parental puede aislarse de cualquier célula o microorganismo que produzca la alfa-amilasa en cuestión, utilizando diversos métodos bien conocidos en la técnica. Primero, debe construirse una genoteca de ADN genómico y/o ADNc utilizando ADN cromosómico o ARN mensajero del organismo que produce la alfa-amilasa a estudiar. Seguidamente, si la secuencia de aminoácidos de la alfa-amilasa es conocida, pueden sintetizarse sondas de oligonucleótidos conocidas, homólogas y marcadas para identificar clones que codifican la alfa-amilasa de una genoteca preparada a partir del organismo en cuestión. De forma alternativa, podría utilizarse una sonda de oligonucleótidos marcada que contenga secuencias homólogas a un gen de alfa-amilasa conocido como sonda para identificar clones que codifican alfa-amilasa, utilizando condiciones de hibridación y lavado de baja restrictividad.

Otro método para identificar clones que codifican alfa-amilasa implicaría la inserción de fragmentos de ADN genómico en un vector de expresión, tal como un plásmido, transformar las bacterias alfa-amilas-negativas con la genoteca de ADN resultante y a continuación colocar las bacterias transformadas en agar que contiene un sustrato para alfa-amilasa, permitiendo de este modo identificar los clones que expresen la alfa-amilasa.

De forma alternativa, la secuencia de ADN que codifica la enzima puede prepararse sintéticamente mediante métodos estándar establecidos, por ejemplo, el método de fosforoamidita descrito por S.L. Beaucage y M.H. Caruthers, (1981) Tetrahedron Letters 22: 1859 o el método descrito por Matthes y col. (1984), EMBO J. 3 801 - 805. En el método de la fosforoamidita, los oligonucleótidos se sintetizan, por ejemplo, en un sintetizador automático de ADN, se purifican, aparean, ligan y clonan en vectores adecuados.

Por último, la secuencia de ADN puede ser de origen genómico y sintético mixto, de origen sintético y ADNc mixto o de origen genómico y de ADNc mixto, preparada ligando fragmentos de origen sintético, genómico o de ADNc (según proceda, los fragmentos que corresponden a varias partes de la secuencia completa de ADN), según

técnicas estándar. La secuencia de ADN también puede prepararse mediante una reacción en cadena de la polimerasa (PCR) utilizando iniciadores específicos, por ejemplo, como se describe en la patente US-4.683.202 o en R.K. Isolauri y col. (1988), Science vol. 239. 4839 pp. 487-491.

5 Mutagénesis dirigida al sitio

10

15

30

55

60

65

Una vez se ha aislado una secuencia de ADN que codifica para alfa-amilasa, y se han identificado sitios deseables de mutación, pueden introducirse mutaciones utilizando oligonucleótidos sintéticos. Estos oligonucleótidos contienen secuencias de nucleótidos que flanquean los sitios de mutación deseados; los nucleótidos mutantes se insertan durante la síntesis de oligonucleótidos. En un método específico, se crea un hueco monocatenario de ADN, que puentea la secuencia codificante de alfa-amilasa, en un vector que lleva el gen de alfa-amilasa. A continuación, el nucleótido sintético que contiene la mutación deseada, se aparea con una parte homóloga del ADN monocatenario. El hueco restante se rellena a continuación con ADN polimerasa I (fragmento Klenow) y el constructo se liga utilizando T4 ligasa. Un ejemplo específico de este método se describe en Morinaga y col. 1984 Biotechnology 2, pp. 636-639. En la US-4.760.025 se describe la introducción de oligonucleótidos que codifican múltiples mutaciones llevando a cabo alteraciones menores del casete. Sin embargo, puede introducirse una variedad aún mayor de mutaciones en cualquier momento mediante el método de Morinaga, debido a que puede introducirse una multitud de oligonucleótidos de diversas longitudes.

Otro método de introducción de mutaciones en las secuencias de ADN que codifican alfa-amilasa se describe en Nelson y Long (1989). Esto implica la generación en 3 etapas de un fragmento de PCR que contiene la mutación deseada introducida utilizando una cadena de ADN sintetizada químicamente como uno de los iniciadores en las reacciones de PCR. A partir del fragmento generado mediante PCR, puede aislarse un fragmento de ADN que lleva la mutación con el corte con endonucleasas de restricción y su reinserción en un plásmido de expresión.

25 Mutagénesis al azar

La mutagénesis al azar se realiza adecuadamente como mutagénesis al azar localizada o específica de región en al menos tres partes del gen que se traduce a la secuencia de aminoácidos mostrada en cuestión, o dentro del gen completo.

La mutagénesis al azar de una secuencia de ADN que codifica una alfa-amilasa parental puede realizarse convenientemente mediante el uso de cualquier método conocido en la técnica.

En relación con lo anterior, un aspecto adicional de la presente invención se refiere a un método para generar una variante de una alfa-amilasa parental, por ejemplo, en donde la variante presenta una afinidad de almidón alterada con respecto a la parental, comprendiendo el método:

- (a) someter a mutagénesis al azar una secuencia de ADN que codifica la alfa-amilasa parental,
- 40 (b) expresar la secuencia de ADN mutada obtenida en la etapa (a) en una célula huésped, y
 - (c) analizar las células huésped que expresan una variante de alfa-amilasa que tiene una afinidad al almidón alterada con respecto a la alfa-amilasa parental.
- La etapa (a) del método anterior de la invención preferiblemente se lleva a cabo usando iniciadores dopados. Por ejemplo, la mutagénesis al azar puede realizarse mediante el uso de un agente de mutagénesis físico o químico, mediante el uso de un oligonucleótido adecuado, o sometiendo la secuencia de ADN a mutagénesis generada por PCR. Además, la mutagénesis al azar puede realizarse mediante el uso de cualquier combinación de estos agentes mutágenos. El agente mutágeno puede ser, por ejemplo, un agente que induce transiciones, transversiones, inversiones, mezclado, deleciones y/o inserciones.

Ejemplos de un agente mutágeno físico o químico adecuado para el presente propósito incluyen irradiación ultravioleta (UV), hidroxilamina, N-metil-N'-nitro-N-nitrosoguanidina (MNNG), O-metil-hidroxilamina, ácido nitroso, etil metano sulfonato (EMS), bisulfito sódico, ácido fórmico y análogos de nucleótidos. Cuando se utilizan dichos agentes, la mutagénesis se realiza, de forma típica, incubando la secuencia de ADN que codifica la enzima parental a mutagenizar en presencia del agente mutágeno elegido en condiciones adecuadas para que se produzca la mutagénesis, y seleccionando el ADN mutado que tenga las propiedades deseadas. Cuando la mutagénesis se realiza mediante el uso de un oligonucleótido, el oligonucleótido puede doparse o suplementarse con los tres nucleótidos no parentales durante la síntesis del oligonucleótido en las posiciones que deben cambiarse. El dopado o la suplementación puede hacerse de modo que se eviten los codones para aminoácidos no deseados. El oligonucleótido dopado o suplementado puede incorporarse al ADN que codifica la enzima alfa-amilasa mediante cualquier técnica publicada, por ejemplo, utilizando PCR, LCR o cualquier ADN polimerasa y ligasa, según se considere apropiado. Preferiblemente, el dopado se lleva a cabo utilizando "dopado aleatorio constante", en el que se predefine el porcentaje de la cepa natural y de la mutación en cada posición. Además, el dopado puede dirigirse a una preferencia por la introducción de determinados nucleótidos y, de este modo, una preferencia por la introducción de uno o más residuos de aminoácidos específicos. El dopado puede hacerse, por ejemplo, para permitir la introducción de 90 % de la cepa natural y 10 % de mutaciones en cada posición. Una consideración adicional en

la selección de un esquema de dopado se fundamenta en las restricciones genéticas y estructurales de la proteína. El esquema de dopado puede realizarse utilizando el programa DOPE que, entre otras cosas, asegura que se evite la introducción de codones de terminación. Cuando se utiliza la mutagénesis generada por PCR, se somete a PCR bien un gen tratado químicamente o bien no tratado que codifica para una alfa-amilasa parental en condiciones que aumentan la incorporación errónea de nucleótidos (Deshler 1992, Genetic Analysis:Biomolecular Engineering, 9(4), pp. 103-106; Leung y col., 1989 Technique, vol.1, pp. 11-15). A mutator strain of E. coli (Fowler y col., 1974, Molec. Gen. Genet., 133, p. 179 -191), S. cereviseae o cualquier otro organismo microbiano puede utilizarse para la mutagénesis al azar del ADN que codifica la alfa-amilasa mediante, por ejemplo, transformación de un plásmido que contiene la glicosidasa parental en la cepa mutante, haciendo crecer la cepa mutante con el plásmido y aislando el plásmido mutado de la cepa mutante. El plásmido mutado puede transformarse posteriormente en el organismo de expresión. La secuencia de ADN que se someterá a mutagénesis puede estar presente convenientemente en una genoteca o biblioteca de ADNc preparada a partir de un organismo que expresa la alfa-amilasa parental. De forma alternativa, la secuencia de ADN puede estar presente en un vector adecuado tal como un plásmido o un bacteriófago, que como tal puede ser incubado con, o exponerse de otro modo al, agente mutágeno. El DNA que va a mutagenizarse también puede estar presente en una célula huésped estando integrado en el genoma de dicha célula o estando presente en un vector de la célula. Por último, el ADN a mutagenizar puede estar en forma aislada. Se entenderá que la secuencia de ADN que se someterá a mutagénesis al azar es, preferiblemente, un ADNc o una secuencia de ADN genómico. En algunos casos puede ser conveniente amplificar la secuencia de ADN mutada antes de llevar a cabo la etapa de expresión b) o la etapa de análisis c). Dicha amplificación puede realizarse de acuerdo con métodos conocidos en la técnica, siendo el método actualmente preferido la amplificación generada por PCR utilizando iniciadores de oligonucleótidos preparados sobre la base de la secuencia de ADN o aminoácidos de la enzima parental. Después de la incubación con, o de la exposición al, agente de mutagénisis, el ADN mutado se expresa cultivando una célula huésped adecuada que lleva la secuencia de ADN en condiciones que permiten que se produzca la expresión. La célula huésped utilizada para este propósito puede ser una que se haya transformado con la secuencia de ADN mutada, opcionalmente presente en un vector, o una que llevara la secuencia de ADN que codifica la enzima parental durante el tratamiento de mutagénesis. Ejemplos de las células huésped adecuadas son las siguientes: bacterias grampositivas tales como Bacillus subtilis, Bacillus licheniformis, Bacillus lentus, Bacillus brevis, Bacillus stearothermophilus, Bacillus alkalophilus, Bacillus amyloliquefaciens, Bacillus coaqulans, Bacillus circulans, Bacillus lautus, Bacillus megaterium, Bacillus thuringiensis, Streptomyces lividans o Streptomyces murinus; y bacterias gramnegativas, tales como E. coli. La secuencia de ADN mutada puede comprender también una secuencia de ADN que codifica funciones que permiten la expresión de la secuencia de ADN mutada.

Mutagénesis al azar localizada

10

15

20

25

30

45

50

- La mutagénesis al azar puede localizarse favorablemente en una parte de la alfa-amilasa parental en cuestión. Esto puede, por ejemplo, ser ventajoso cuando determinadas regiones de la enzima se han identificado como especialmente importantes para una determinada propiedad de la enzima, y al modificarla se espera que dé lugar a una variante con propiedades mejoradas. Dichas regiones pueden identificarse, normalmente, cuando se ha dilucidado la estructura terciaria de la enzima parental y se relaciona con la función de la enzima.
- La mutagénesis al azar localizada o específica de región se lleva a cabo de forma conveniente mediante el uso de técnicas de mutagénesis generada por PCR como se ha descrito anteriormente o cualquier otra técnica adecuada conocida en la técnica. De forma alternativa, la secuencia de ADN que codifica la parte de la secuencia de ADN a modificar puede aislarse, por ejemplo, mediante inserción en un vector adecuado, y dicha parte puede someterse posteriormente a mutagénesis mediante el uso de cualquiera de los métodos de mutagénesis descritos anteriormente.
 - Métodos alternativos para proporcionar variantes de alfa-amilasa
 - Métodos alternativos para proporcionar variantes de la invención incluyen el método de transposición de genes conocido en la técnica, incluidos los métodos, por ejemplo, descritos en WO 95/22625 (de Affymax Technologies N.V.) y WO 96/00343 (de Novo Nordisk A/S).

Expresión de variantes de alfa-amilasa

- Según la invención, una secuencia de ADN que codifica la variante producida mediante los métodos descritos anteriormente, o mediante cualquier método alternativo conocido en la técnica, puede expresarse, en forma de enzima, utilizando un vector de expresión que incluye de forma típica secuencias de control que codifican un promotor, operador, sitio de unión a ribosoma, señal de inicio de la traducción, y, opcionalmente, un gen represor o diversos genes activadores.
- El vector de expresión recombinante que lleva la secuencia de ADN que codifica una variante de alfa-amilasa de la invención puede ser cualquier vector que pueda someterse adecuadamente a procedimientos de ADN recombinante, y la elección del vector dependerá con frecuencia de la célula huésped en la que vaya a introducirse. Por lo tanto, el vector puede ser un vector que se replica de forma autónoma, es decir, un vector que existe como una entidad extracromosómica, cuya replicación es independiente de la replicación cromosómica, por ejemplo, un plásmido, un bacteriófago o un elemento extracromosómico, un minicromosoma o un cromosoma artificial. De forma alternativa, el vector puede ser uno que, cuando es introducido en una célula huésped, se integra en el genoma de la célula huésped y se replica junto con el (los) cromosoma(s) en el (los) que ha sido integrado.

En el vector, la secuencia de ADN debe estar operativamente conectada a una secuencia promotora adecuada. El promotor puede ser cualquier secuencia de ADN que muestre actividad transcripcional en la célula huésped elegida y puede obtenerse de genes que codifican proteínas homólogas o heterólogas para la célula huésped. Ejemplos de promotores adecuados para dirigir la transcripción de la secuencia de ADN que codifica una variante de alfa-amilasa de la invención, especialmente en un huésped bacteriano, son el promotor del operón *lac* de *E. coli*, promotores del gen *dag*A de agarasa de *Streptomyces avermitilis*, los promotores del gen de alfa-amilasa (*amyL*) de *Bacillus licheniformis*, los promotores del gen de amilasa maltogénica (*amyM*) de *Bacillus stearothermophilus*, los promotores de la alfa-amilasa (*amyQ*) de *Bacillus amyloliquefaciens*, los promotores de los genes *xylA* y *xylB* de *Bacillus subtilis*, etc. Para la transcripción en un huésped fúngico, son ejemplos de promotores útiles los obtenidos del gen que codifica la TAKA amilasa de *A. oryzae*, la proteinasa aspártica de *Rhizomucor miehei*, la alfa-amilasa neutra de *A. niger*, la alfa-amilasa estable en ácido de *A. niger*, la glucoamilasa de *A. niger*, la lipasa de *Rhizomucor miehei*, la proteasa alcalina de *A. oryzae*, la triosa fosfato isomerasa de *A. oryzae* o la acetamidasa de *A. nidulans*.

El vector de expresión de la invención puede también comprender un terminador de transcripción adecuado y, en eucariotas, secuencias de poliadenilación conectadas operativamente a la secuencia de ADN que codifica la variante de alfa-amilasa de la invención. Las secuencias de terminación y poliadenilación pueden obtenerse adecuadamente de las mismas fuentes que el promotor.

10

35

40

45

50

55

60

65

- 20 El vector puede también comprender una secuencia de ADN que permita que el vector se replique en la célula huésped en cuestión. Ejemplos de tales secuencias son los orígenes de replicación de los plásmidos pUC19, pACYC177, pUB110, pE194, pAMB1 y pIJ702.
- El vector puede comprender también un marcador seleccionable, por ejemplo, un gen cuyo producto complemente un defecto en la célula huésped, como los genes *dal* de *B. subtilis* o *B. licheniformis*, o uno que confiera resistencia a antibióticos como los de resistencia a ampicilina, canamicina, cloranfenicol o tetraciclina. Además, el vector puede comprender marcadores de selección de *Aspergillus* tales como amdS, argB, niaD y sC, un marcador que genera la resistencia a la higromicina o la selección puede lograrse mediante cotransformación, por ejemplo, como se describe en WO 91/17243.

Aunque la expresión intracelular puede ser ventajosa en algunos aspectos, por ejemplo, cuando se usan determinadas bacterias como células huésped, generalmente se prefiere que la expresión sea extracelular. En general, las alfa-amilasas de *Bacillus* mencionadas en la presente memoria comprenden una prerregión que permite la secreción de la proteasa expresada en el medio de cultivo. Si se desea, esta prerregión puede reemplazarse por una prerregión o secuencia de señal distinta convenientemente obtenida mediante la sustitución de las secuencias de ADN que codifican las prerregiones respectivas.

Los procedimientos utilizados para ligar el constructo de ADN de la invención que codifica una variante de alfaamilasa, el promotor, el terminador y otros elementos, respectivamente, y para insertarlos en vectores adecuados que contienen la información necesaria para la replicación, son bien conocidos por los expertos en la técnica (véase, por ejemplo, Sambrook y col., Molecular Cloning: A Laboratory Manual, 2ª ed., Cold Spring Harbor, 1989).

Una célula que comprende un constructo de ADN o un vector de expresión como se ha definido anteriormente, se utiliza, de forma ventajosa, como célula huésped en la producción recombinante de una variante de alfa-amilasa para su uso en la invención. La célula puede transformarse convenientemente con el constructo de ADN de la presente invención, que codifica la variante, mediante la integración del constructo de ADN (en una o más copias) en el cromosoma del huésped. De forma general, se considera que esta integración es una ventaja ya que es más probable que la secuencia de ADN se mantenga en la célula de forma estable. La integración de los constructos de ADN en el cromosoma huésped puede llevarse a cabo según métodos convencionales, por ejemplo, por recombinación homóloga o heteróloga. De forma alternativa, la célula puede transformarse con un vector de expresión como se ha descrito anteriormente en relación con los diferentes tipos de células huésped.

La célula puede ser una célula de un organismo superior, tal como un mamífero o un insecto, pero preferiblemente es una célula microbiana, por ejemplo, una célula bacteriana o fúngica (incluidas levaduras).

Ejemplos de bacterias adecuadas son bacterias grampositivas tales como *Bacillus subtilis, Bacillus licheniformis, Bacillus lentus, Bacillus stearothermophilus, Bacillus alkalophilus, Bacillus amyloliquefaciens, Bacillus coagulans, Bacillus circulans, Bacillus lautus, Bacillus megaterium, Bacillus thuringiensis, o Streptomyces lividans o Streptomyces murinus,* o bacterias gramnegativas, tales como *E. coli.* La transformación de las bacterias puede realizarse, por ejemplo, mediante transformación de protoplastos o mediante el uso de células competentes de una manera conocida *per se.*

El organismo de levadura puede seleccionarse favorablemente de una especie de *Saccharomyces* o *Schizosaccharomyces*, por ejemplo, *Saccharomyces cerevisiae*. El hongo filamentoso puede pertenecer ventajosamente a una especie de *Aspergillus*, por ejemplo, *Aspergillus oryzae* o *Aspergillus niger*. Las células fúngicas pueden transformarse mediante un proceso que implica la formación de protoplastos y la transformación

de los protoplastos seguida de la regeneración de la pared celular de una manera conocida *per se*. Un procedimiento adecuado para la transformación de células huésped de *Aspergillus* se describe en EP 238 023.

Un método adecuado para producir una variante de alfa-amilasa para su uso en la invención comprende cultivar una célula huésped del modo anteriormente descrito en condiciones favorables para la producción de la variante y recuperar la variante de las células y/o medio de cultivo.

El medio utilizado para cultivar las células puede ser cualquier medio convencional adecuado para cultivar la célula huésped en cuestión y obtener la expresión de la variante de alfa-amilasa de la invención. Los medios adecuados son comercializados por proveedores comerciales o pueden prepararse según recetas publicadas (p. ej., como se describe en los catálogos de la American Type Culture Collection).

La variante de alfa-amilasa secretada de las células huésped puede recuperarse convenientemente del medio de cultivo por medio de procedimientos bien conocidos que incluyen separar las células del medio por centrifugación o filtración, y precipitar los componentes proteicos del medio mediante una sal como el sulfato amónico, seguido del uso de procedimientos cromatográficos, como cromatográfía de intercambio iónico, cromatográfía de afinidad o similares.

Convenciones para la designación de variantes

- 20 Utilizando el sistema de numeración procedente de la secuencia de aminoácidos de la alfa-amilasa descrita en la id. de sec. n.º: 6 alineada con la secuencia de aminoácidos de una serie de otras alfa-amilasas, es posible indicar la posición de un residuo de aminoácido en una alfa-amilasa en regiones de homología estructural.
- En la descripción de las diversas variantes de alfa-amilasa de la presente invención, la nomenclatura que se describe más adelante se ha adaptado para facilitar su consulta. En todos los casos, se emplea la abreviatura de aminoácidos de una sola letra o en triplete aceptada por la IUPAC.

En la presente memoria y reivindicaciones se utilizan los códigos convencionales de una letra y tres letras para los residuos de aminoácidos. Para facilitar su consulta las variantes de alfa-amilasa de la invención se describen mediante el uso de la siguiente nomenclatura:

Aminoácido(s) original(es): posición (es): del (de los) aminoácido(s) sustituido(s).

Según esta nomenclatura, por ejemplo, la sustitución de alanina por asparagina en la posición 30 se muestra como:

Ala30Asn o A30N

una deleción de alanina en la misma posición se muestra como:

40 Ala30* o A30*

10

15

30

35

45

60

65

y la inserción de un residuo de aminoácido adicional después de la posición 30, tal como lisina, se muestra como:

Ala30AlaLys o A30AK

Una deleción de una secuencia consecutiva de residuos de aminoácidos, como los residuos de aminoácidos 30-33, se indica como $(30-33)^*$ o $\Delta(A30-N33)$. La deleción de un solo residuo de aminoácido puede describirse simplemente como 30^* .

50 Cuando una alfa-amilasa específica contiene una "deleción" en comparación con otras alfa-amilasas y se hace una inserción en dicha posición, esto se indica como:

*36Asp o *36D

para la inserción de un ácido aspártico en la posición 36.

Las mutaciones múltiples pueden separarse por signos más o con un espacio, es decir:

Ala30Asn + Glu34Ser o A30N+E34S

Ala30Asn Glu34Ser o A3ONE34S

que representan mutaciones en las posiciones 30 y 34 que sustituyen alanina y ácido glutámico por asparagina y serina, respectivamente.

De forma alternativa, pueden separarse múltiples mutaciones por comas o puntos y coma, es decir:

Ala30Asn, Glu34Ser o A30N, E34S

Las mutaciones múltiples aún más simplificadas pueden separarse mediante un espacio, por ejemplo,

Ala30Asn Glu34Ser

A30N E34S

De forma alternativa, las múltiples mutaciones pueden separarse mediante comas o puntos y coma.

10 Cuando uno o más residuos de aminoácidos alternativos pueden insertarse en una posición determinada, se indica como

A30N,E o

A30N o A30E

15

5

De forma alternativa, uno o más residuos de aminoácidos alternativos pueden insertarse en una posición determinada; se indica como:

A30 [N, E] o A30 [N E], alternativamente A30 {N, E} o A30 (N E}

20

Para mayor simplicidad, el aminoácido alternativo que podría sustituirse en una determinada posición puede indicarse como:

A30 N, E, H, L o V

25

30

Además, cuando una posición adecuada para la modificación se identifica en la presente memoria sin que se sugiera ninguna modificación específica, debe entenderse que cualquier residuo de aminoácido puede sustituirse por el residuo de aminoácido presente en la posición. Por lo tanto, por ejemplo, cuando se menciona una modificación de una alanina en la posición 30, pero no se especifica, debe entenderse que la alanina puede eliminarse o sustituirse por cualquier otro aminoácido, es decir, cualquiera de:

R,N,D,A,C,Q,E,G,H,I,L,K,M,F,P,S,T,W,Y,V.

Además, "A30X" significa cualquiera de las siguientes sustituciones:

35

A30R, A30N, A30D, A30C, A30Q, A30E, A30G, A30H, A30I, A30L, A30K, A30M, A30F, A30P, A30S, A30T, A30W, A30Y, o A30 V; de forma abreviada: A30R,N,D,C,Q,E,G,H,I,L,K,M,F,P,S,T,W,Y,V.

O, por ejemplo, A30 [R, N, D, C, Q, E, G, H, I, L, K, M, F, P, S, T, W, Y, V]

40

El experto en la técnica sabría que utilizar una numeración, por ejemplo, según la id. de sec. n.º 6 significa utilizar id. de sec. n.º para contrarrestar, no que la parental sea necesariamente id. de sec. n.º 6 sino simplemente que las posiciones a alterar se definen según la id. de sec. n.º 6. Por lo tanto, otra forma de describir las sustituciones específicas es indicar el aminoácido que se va a alterar con una X. Por lo tanto, X30N significa que cualquier aminoácido presente en la posición 30 podría sustituirse por N indicando que puede utilizarse una alfa-amilasa distinta como alfa-amilasa parental.

Por lo tanto, la nomenclatura "X30N" o "X30V" significa que cualquier aminoácido que puede estar en la posición

50

45

Características de residuos de aminoácidos

Aminoácidos cargados:

55 Asp, Glu, Arg, Lys, His

Aminoácidos cargados negativamente (con el residuo más negativo primero):

30 en la alfa-amilasa parental está sustituido por una asparagina o una valina.

Asp, Glu

60

Aminoácidos cargados positivamente (con el residuo más positivo primero):

Arg, Lys, His

65 Aminoácidos neutros:

Gly, Ala, Vai, Leu, Ile, Phe, Tyr, Trp, Met, Cys, Asn, Gin, Ser, Thr, Pro

Residuos de aminoácidos hidrófobos (con el residuo más hidrófobo indicado en último lugar):

5 Gly, Ala, Vai, Pro, Met, Leu, Lie, Tyr, Phe, Trp,

Aminoácidos hidrófobos (con el residuo más hidrófobo indicado en último lugar):

Thr, Ser, Cys, Gin, Asn

10

15

20

Esta nomenclatura es particularmente relevante para las modificaciones que implican sustituir, insertar o eliminar residuos de aminoácidos que tienen propiedades comunes específicas. Dichas modificaciones se mencionan como modificación o modificaciones conservadoras de aminoácidos. Hay ejemplos de modificaciones conservadoras dentro del grupo de los aminoácidos básicos (arginina, lisina e histidina), de los aminoácidos ácidos (ácido glutámico y ácido aspártico), de los aminoácidos polares (glutamina y asparagina), de los aminoácidos hidrófobos (leucina, isoleucina y valina), de los aminoácidos aromáticos (fenilalanina, triptófano y tirosina), y de los aminoácidos pequeños (glicina, alanina, serina, treonina y metionina). Las modificaciones de aminoácidos que generalmente no alteran la actividad específica son conocidas en la técnica y han sido descritas, por ejemplo, por H. Neurath y R.L. Hill, 1979, En, *The Proteins*, Academic Press, New York. Los intercambios que tienen lugar con más frecuencia son Ala/Ser, Val/Ile, Asp/Glu, Thr/Ser, Ala/Gly, Ala/Thr, Ser/Asn, Ala/Val, Ser/Gly, Tyr/Phe, Ala/Pro, Lys/Arg, Asp/Asn, Leu/Ile, Leu/Val, Ala/Glu, y Asp/Gly y los inversos (Taylor, 1986, *Journal of Theoretical Biology* 119: 205-218.

Variantes útiles en la invención

25 Las variantes tienen actividad amilolítica y al menos un 70 % de identidad con la id. de sec. n.º: 6 y comprenden al menos una, al menos dos o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y además comprenden una sustitución en las posiciones 195, 206 y 243, en donde la numeración corresponde al polipéptido maduro de la id. de sec. n.º 6, es decir, utilizando la numeración según la id. de sec. n.º 6. Los inventores han descubierto que dichas alteraciones proporcionan variantes que tienen una mayor estabilidad en composiciones que 30 comprenden un agente quelante, especialmente cuando los agentes quelantes son capaces de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM a una concentración inferior a 10 mM, preferiblemente inferior a 9,5 mM, preferiblemente inferior a 9,0 mM, preferiblemente inferior a 8,5 mM, preferiblemente inferior a 8,0 mM, preferiblemente inferior a 7,5 mM, preferiblemente inferior a 7,0 mM, preferiblemente inferior a 6,5 mM, preferiblemente inferior a 6,0 mM, preferiblemente inferior a 5,5 mM, preferiblemente inferior a 5,0 mM, preferiblemente inferior a 4,5 mM, inferior a 4,0 mM, preferiblemente inferior a 3,5 mM, preferiblemente inferior 3,0 mM, preferiblemente inferior a 2,5 mM, 35 preferiblemente inferior a 2.0 mM, preferiblemente inferior a 1,5 mM o preferiblemente inferior a 1 mM, cuando se mide a 21 °C y pH 8,0, como se describe más adelante en "Materiales y Métodos".

La variante como la de los hallazgos de la variante de la reivindicación 1 comprende una sustitución en la posición 195 y además en la posición 206 y 243 del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º: 6. Los términos "utilizando la numeración según" o "que corresponde a" se refieren al sistema de numeración utilizado en la presente solicitud, y las dos expresiones se utilizan indistintamente en la solicitud. Por lo tanto, la posición 195 es el aminoácido correspondiente a la posición 195 en la id. de sec. n.º 6 Por lo tanto se entenderá que de este modo se abarcan las variantes de otras alfa-amilasas parentales modificadas en la posición o posiciones equivalentes (según se determina a partir de la mejor alineación posible de secuencia de aminoácidos entre las respectivas secuencias de aminoácidos). Cuando hay deleciones, la contabilización se realiza como si no hubiera deleciones presentes.

En una realización especialmente preferida, la composición comprende una variante, variante que comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y además una alteración en una o más o una o varias posiciones correspondientes a las posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 193, 195, 197, 198, 200, 203, 206, 210, 212, 213 y 234 que comprende una sustitución en la posición 195 y además en las posiciones 206 y 243, y preferiblemente una alteración en una o más posiciones correspondientes a las posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 116, 118, 129, 133, 134, 142, 146, 147, 149, 151, 152, 169, 174, 186, 235, 244, 303, 320, 339, 359, 418, 431, 434, 447, 458 (utilizando la numeración según la id. de sec. n. ° 6).

55

60

65

50

En un aspecto de la presente invención la composición limpiadora comprende una variante de una alfa-amilasa parental que comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y además comprende una sustitución en una o más, o una o varias, posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 193, 195, 197, 198, 200, 203, 206, 210, 212, 213 y 243, que comprende una sustitución en la posición 195 y además en las posiciones 206 y 243 utilizando la numeración según la id. de sec. n.º 6, y en donde la variante tiene una secuencia de aminoácidos que tiene un grado de identidad de al menos 75 %, preferiblemente al menos 80 %, preferiblemente al menos 81 %, preferiblemente al menos 82 %, preferiblemente al menos 86 %, preferiblemente al menos 87 %, preferiblemente al menos 88 %, preferiblemente al menos 89 %, de forma especialmente preferible al menos 90 %, preferiblemente al menos 91 %, preferiblemente al menos 92 %, preferiblemente al menos 93 %, preferiblemente al menos 95 %, preferib

menos 96 %, preferiblemente al menos 97 %, preferiblemente al menos 98 %, preferiblemente al menos 99 % de identidad con la secuencia de aminoácidos de la alfa-amilasa parental, que puede ser cualquiera de las secuencias con la id. de sec. n.°: 6 y en donde la variante tiene al menos 70 % de actividad residual, preferiblemente al menos 75 % de actividad residual, preferiblemente al menos 85 % de actividad residual, preferiblemente al menos 85 % de actividad residual, preferiblemente al menos 95 % de actividad residual, preferiblemente al menos 95 % de actividad residual, preferiblemente al menos 100 % de actividad residual, preferiblemente al menos 105 % de actividad residual, preferiblemente al menos 110 % de actividad residual, o tiene una actividad residual que es al menos 5, 10, 20, 30, 40, 50, 60, 70, 80, 90, 100 pp mejor en comparación con la actividad residual de la alfa-amilasa parental, cuando la actividad residual se determina al cabo de 18 horas a pH 8 y 31 °C como se describe en el ensayo de EnzChek o PNP-G7 (véanse los detalles más adelante en "Materiales y Métodos") en presencia de un agente quelante en donde dicho agente quelante a una concentración inferior a 10 mM es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM cuando se mide a 21 °C y pH 8,0, como se describe a continuación.

La alfa-amilasa parental se modifica por una sustitución en la posición 195 y además en las posiciones 206 y 243, y las sustituciones son preferiblemente las siguientes sustituciones: 193 es [G,A,S,T o M]; la posición 195 es [F,W,Y,L,I o V]; la posición 197 es [F,W,Y,L,I o V]; la posición 198 es [Q o N]; la posición 200 es [F,W,Y,L,I o V]; la posición 203 es [F,W,Y,L,I o V]; la posición 206 es [F,W,Y,N,L,I,V o H]; la posición 210 es [F,W,Y,L,I o V]; la posición 212 es [F,W,Y,L,I o V]] o la posición 213 es [G,A,S,T o M] en donde las posiciones corresponden a la posición del polipéptido maduro con id. de sec. n. ° 6. La composición según la invención comprende preferiblemente una variante de alfa-amilasa en donde la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y en donde la alfa-amilasa parental se modifica adicionalmente comprendiendo una sustitución en la posición 195 y además en las posiciones 206 y 243 mediante al menos una de las siguientes sustituciones: 193 es [G,A,S,T o M]; la posición 195 es [F,W,Y,L,I o V]; la posición 197 es [F,W,Y,L,I o V]; la posición 198 es [Q o N]; la posición 200 es [F,W,Y,L,I o V]; la posición 203 es [F,W,Y,L,I o V]; la posición 206 es [F,W,Y,N,L,I o V, H]; la posición 210 es [F,W,Y,L,I o V]; posición 212 es [F,W,Y,L,I o V] o la posición 213 es [G,A,S,T o M] en donde las posiciones corresponden a la posición del polipéptido maduro con id. de sec. n. ° 6 y que comprende además al menos un agente quelante en donde dicho agente quelante a una concentración inferior a 10 mM es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM al medirla a 21 °C y pH 8,0, como se describe en "Materiales y Métodos".

En particular, la invención se refiere a una composición que comprende una alfa-amilasa en donde la secuencia de aminoácidos se modifica mediante una sustitución en la posición 195 y además en la posición 206 y/o 243, y en donde al menos una de las siguientes sustituciones: 193 es T; la posición 195 es F o Y; la posición 197 es F o L; la posición 198 es N; la posición 200 es F; la posición 203 es F; la posición 206 es F, L o Y; la posición 210 es Y; la posición 212 es V; la posición 213 es A, en donde las posiciones corresponden a la posición del polipéptido maduro con id. de sec. n.º 6 y que comprende además al menos un agente quelante en donde dicho agente quelante a una concentración inferior a 10 mM es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM al medirla a 21 °C y pH 8,0, como se describe en "Materiales y Métodos".

En otro aspecto, la composición comprende una variante de alfa-amilasa, en donde dicha variante comprende una sustitución en dos o más, o dos o varias, posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 193, 195, 197, 198, 200, 203, 206, 210, 212, 213 y 243, que comprenden una sustitución en la posición 195 y además en las posiciones 206 y 243, en donde las posiciones corresponden a las posiciones del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º: 6, y que comprende además al menos un agente quelante en donde dicho agente quelante a una concentración inferior a 10 mM es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM cuando se mide a 21 °C y pH 8,0, como se describe en la sección "Materiales y Métodos".

En otro aspecto, la composición comprende una variante de alfa-amilasa, en donde dicha variante comprende al menos dos o más, o al menos tres o más, deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183, o 184 y además comprende una sustitución en dos o más posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 193, 195, 197, 198, 200, 203, 206, 210, 212, 213 y 243 que comprenden una sustitución en la posición 195 y además en las posiciones 206 y 243, en donde las posiciones corresponden a las posiciones del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º: 6 y que comprende además al menos un agente quelante en donde dicho agente quelante a una concentración inferior a 10 mM es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM cuando se mide a 21 °C y a pH 8,0, como se describe en "Materiales y Métodos", y en donde la variante tiene al menos 70 % de actividad residual, preferiblemente al menos 75 % de actividad residual, preferiblemente al menos 80 % de actividad residual, preferiblemente al menos 85 % de actividad residual, preferiblemente al menos 90 % de actividad residual, preferiblemente al menos 95 % de actividad residual, preferiblemente al menos 100 % de actividad residual, preferiblemente al menos 105 % de actividad residual, preferiblemente al menos 110 % de actividad residual o tiene una actividad residual al menos 5, 10, 20, 30, 40, 50, 60, 70, 80, 90, 100 pp mejor comparada con la actividad residual de la alfa-amilasa parental, cuando la actividad residual se determina al cabo de 18 horas a pH 8 y 31 °C como se describe en el ensayo de EnzChek o PNP-G7 (véanse los detalles más adelante en "Materiales y Métodos") en presencia de un agente quelante en donde dicho agente quelante, a una concentración inferior a 10 mM, es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM cuando se mide a 21 °C y pH 8,0, como se describe a continuación.

65

10

15

20

25

40

45

50

55

En realizaciones preferidas, las al menos dos deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 se seleccionan del grupo que consiste en 181*+182*; 181*+183*, 182*+ 183*; 181*+184*, 182*+184* y 183*+184*.

En otro aspecto adicional, la composición comprende una variante de alfa-amilasa, en donde la variante comprende al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183, o 184 y además comprende una sustitución en dos o más posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 193, 195, 197, 198, 200, 203, 206, 210, 212, 213 y 243 que comprenden una sustitución en la posición 195 y además en las posiciones 206 y 243, en donde las posiciones corresponden a las posiciones del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º: 6 y una alteración en una o más, o una o varias, posiciones correspondientes a posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 116, 118, 129, 133, 134, 142, 146, 147, 149, 151, 152, 169, 174, 186, 235, 244, 303, 320, 339, 359, 418, 431, 434, 447, 458 (utilizando la numeración según la id. de sec. n.º; 6), y que comprende además al menos un agente quelante en donde dicho agente quelante a una concentración inferior a 10 mM es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM cuando se mide a 21 °C y pH 8,0, como se describe en "Materiales y Métodos".

En un aspecto de la invención, la composición comprende al menos un agente quelante en donde dicho agente quelante, a una concentración inferior a 10 mM, es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM cuando se mide a 21 °C y pH 8,0 y una o más, o una o varias, de las siguientes variantes de amilasa; SP722 + D183* G184* N195F V206L Y243F; SP722 + D183* G184* N195F V206Y Y243F; AA560 + D183* G184* N195F V206L Y243F; AA560 + D183* G184* N195F I206L Y243F R320K R458K; SP707 + H183* G184* N195F I206L Y243F; SP707 + H183* G184* N195F I206L Y243F;

SP690 + H183* G184* N195F V206L Y243F; SP690 + H183* G184* N195F V206Y Y243F;

5

10

25

30

35

40

45

50

55

60

65

Otra realización de la invención se refiere a una composición limpiadora, en donde la actividad residual de la variante es al menos 75 %, tal como al menos 80 %, tal como al menos 85 %, tal como al menos 90 %, tal como al menos 95 %, tal como al menos 100 %, tal como al menos 110 %, tal como al menos 115 % de actividad residual en comparación con la alfa-amilasa parental en presencia de un agente quelante, en donde dicho agente quelante a una concentración inferior a 10 mM, preferiblemente inferior a 9,5 mM, preferiblemente inferior a 9 mM, preferiblemente inferior a 7,5 mM, preferiblemente inferior a 7 mM, preferiblemente inferior a 6,5 mM, preferiblemente inferior a 6 mM, preferiblemente inferior a 5,5 mM, preferiblemente inferior a 4,5 mM, inferior a 4 mM, preferiblemente inferior a 3,5 mM, preferiblemente inferior a 1,5 mM o preferiblemente inferior a 1 mM, es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM cuando se mide a 21 °C y pH 8,0, como se describe en "Materiales y Métodos" y cuando la actividad residual se determina al cabo de 18 horas a pH 8 a 31 °C como se describe en el ensayo EnzChek o PNP-G7 descrito en "Materiales y Métodos".

Otra realización de la invención se refiere a una composición limpiadora, en donde la actividad residual de la variante es al menos 5, 10, 20, 30, 40, 50, 60, 70, 80, 90, 100 pp mejor comparada con la actividad residual de la alfa-amilasa parental en presencia de un agente quelante, en donde dicho agente quelante, a una concentración inferior a 10 mM, preferiblemente inferior a 9,5 mM, preferiblemente inferior a 9 mM, preferiblemente inferior a 8,5 mM, preferiblemente inferior a 7,5 mM, preferiblemente inferior a 7 mM, preferiblemente inferior a 6,5 mM, preferiblemente inferior a 6 mM, preferiblemente inferior a 3,5 mM, preferiblemente inferior a 3 mM, preferiblemente inferior a 2,5 mM, preferiblemente inferior a 3 mM, preferiblemente inferior a 1,5 mM o preferiblemente inferior a 1 mM es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM cuando se mide a 21 °C y pH 8,0, como se describe en "Materiales y Métodos" y cuando la actividad residual se determina al cabo de 18 horas a pH 8 a 31 °C como se describe en el ensayo EnzChek o PNP-G7 descrito en "Materiales y Métodos". La mejora en puntos porcentuales (pp) en la actividad residual de la variante con respecto a la parental se calcula como la diferencia entre la actividad residual de la variante y la de la parental.

Por lo tanto, en un aspecto particular de la invención, la composición comprende un agente quelante seleccionado del grupo que consiste en: agentes quelantes que contienen fósforo, que no contienen fósforo, que contienen carboxilato, que contienen nitrógeno o que no contienen nitrógeno, los agentes quelantes preferidos son EDTA, MGDA, EGTA, DTPA, DTPMP y HEDP y mezclas de los mismos.

La variante de los hallazgos de la reivindicación 1 comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 en donde las posiciones corresponden a las posiciones del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º: 6. En realizaciones preferidas, las al menos dos deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 se seleccionan del grupo que consiste en 181*+182*; 181*+183*, 182*+ 183*; 181*+184*, 182*+184* y 183*+184*.

En otro aspecto preferido de la invención, la variante comprende una sustitución en una o más posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 193, 195, 197, 198, 200, 203, 206, 210, 212, 213 y 243 que comprende una sustitución en la posición 195 y además en las posiciones 206 y 243, y que comprende además una sustitución en una o más, o una o varias, posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 116, 118, 129, 133,

134, 142, 146, 147, 149, 151, 152, 169, 174, 186, 235, 244, 303, 320, 339, 359, 418, 431, 434, 447, 458 en donde las posiciones corresponden a las posiciones del polipéptido maduro de la id. de sec. n. °: 6.

En otro aspecto preferido de la invención, la variante que comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183, o 184 y que comprende además una sustitución en una o más posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 193, 195, 197, 198, 200, 203, 206, 210, 212, 213 y 243 que comprende una sustitución en la posición 195 y además en las posiciones 206 y 243 y preferiblemente comprende una sustitución en una o más posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 116, 118, 129, 133, 134, 142, 146, 147, 149, 151, 152, 169, 174, 186, 235, 244, 303, 320, 359, 418, 431, 434, 447, 458 en donde las posiciones corresponden a posiciones del polipéptido maduro de id. de sec. n.°. 6.

5

10

15

20

25

30

55

60

65

En otro aspecto, la variante comprende una sustitución en dos o más posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 116, 118, 129, 133, 134, 142, 146, 147, 149, 151, 152, 169, 174, 186, 193, 195, 197, 198, 200, 203, 206, 210, 212, 213, 235, 243, 244, 303, 320, 339, 359, 418, 431, 434 y 447 y 458 y en donde las posiciones corresponden a las posiciones del polipéptido maduro de la id. de sec. n. $^{\circ}$: 6.

En otro aspecto, la variante que comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183, o 184 y además comprende una sustitución en dos o más posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 116, 118, 129, 133, 134, 142, 146, 147, 149, 151, 152, 169, 174, 186, 193, 195, 197, 198, 200, 203, 206, 210, 212, 213, 235, 243, 244, 303, 320, 339, 359, 418, 431, 434, 447 y 458 en donde las posiciones corresponden a las posiciones del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º: 6.

Preferiblemente, las variantes que comprenden alteraciones en una o más de las posiciones arriba identificadas tienen una mayor estabilidad en composiciones que comprenden un agente quelante, tal como un detergente, preferiblemente, en detergente líquido en comparación con la alfa-amilasa parental.

Por lo tanto, las variantes según la invención tienen en una realización preferida una estabilidad mejorada en comparación con su amilasa parental en presencia de uno o más agentes quelantes. En un aspecto preferido, las variantes según la invención tienen una mayor estabilidad en comparación con su amilasa parental en presencia de uno o más agentes quelantes y baja concentración de calcio. En otro aspecto preferido, las variantes según la invención tienen una estabilidad mejorada en comparación con su amilasa parental en presencia de un agente quelante, en donde dicho agente quelante a una concentración inferior a 10 mM es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM cuando se mide a 21 °C y pH 8,0.

35 En un aspecto particular, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183, o 184 y comprende además una sustitución en una o más posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 193, 195, 197, 198, 200, 203, 206, 210, 212, 213 y 243 que comprende una sustitución en la posición 195 y además en las posiciones 206 y 243 y una sustitución en una o más posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 116, 118, 129, 133, 134, 142, 146, 147, 149, 151, 152, 169, 174, 186, 235, 244, 303, 320, 338, 359, 40 418, 431, 434, 447 y 458 en donde las posiciones corresponden a posiciones del polipéptido maduro de id. de sec. n.°. 6 y en donde la variante además tiene al menos 60 %, tal como al menos 65 %, tal como al menos 70 %, tal como al menos 75 %, tal como al menos 80 %, tal como al menos 85 %, tal como al menos 90 %, tal como al menos 95 %, tal como al menos 100 % de actividad residual en presencia de un agente quelante en donde dicho agente quelante a una concentración inferior a 10 mM, preferiblemente inferior a 9,5 mM, preferiblemente inferior a 9 mM, preferiblemente inferior a 8,5 mM, preferiblemente inferior a 8 mM, preferiblemente inferior a 7,5 mM, preferiblemente inferior a 7 mM, 45 preferiblemente inferior a 6,5 mM, preferiblemente inferior a 6 mM, preferiblemente inferior a 5,5 mM, preferiblemente inferior a 5 mM, preferiblemente inferior a 4,5 mM, inferior a 4 mM, preferiblemente inferior a 3,5 mM, preferiblemente inferior a 3 mM, preferiblemente inferior a 2,5 mM, preferiblemente inferior a 2 mM, preferiblemente inferior a 1,5 mM o preferiblemente inferior a 1 mM, es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM a 50 21 °C y pH 8,0, como se describe más adelante y cuando la actividad residual se determina al cabo de 18 horas a pH 8, a 31 °C como se describe en el ensayo EnzChek o PNP-G7 descrito en "Materiales y Métodos". En realizaciones preferidas, las al menos dos deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 se seleccionan del grupo que consiste en 181*+182*; 181*+183*, 182*+ 183*; 181*+184*, 182*+184* y 183*+184*.

En otro aspecto particular, la variante comprende una sustitución en una o más posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 193, 195, 197, 198, 200, 203, 206, 210, 212, 213 y 243 que comprende una sustitución en la posición 195 y además en las posiciones 206 y 243, y que comprende además una sustitución en una o más posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 116, 118, 129, 133, 134, 142, 146, 147, 149, 151, 152, 169, 174, 186, 235, 244, 303, 320, 339, 359, 418, 431, 434, 447 y 458 en donde las posiciones corresponden a las posiciones del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º: 6 y en donde la variante además tiene al menos 60 %, tal como al menos 65 %, tal como al menos 70 %, tal como al menos 75 %, tal como al menos 80 %, tal como al menos 85 %, tal como al menos 90 %, tal como al menos 95 %, tal como al menos 100 % de actividad residual o tiene una actividad residual al menos 5, 10, 20, 30, 40, 50, 60, 70, 80, 90, 100 pp mejor en comparación con la actividad residual de la alfa-amilasa parental en presencia de un agente quelante, en donde dicho agente quelante a una concentración inferior a 10 mM, preferiblemente inferior a 9,5 mM, preferiblemente inferior a 7,5 mM, preferiblemente inferior a 7,5 mM,

preferiblemente inferior a 7 mM, preferiblemente inferior a 6,5 mM, preferiblemente inferior a 6 mM, preferiblemente inferior a 5,5 mM, preferiblemente inferior a 5 mM, preferiblemente inferior a 4,5 mM, inferior a 4 mM, preferiblemente inferior a 3,5 mM, preferiblemente inferior a 3 mM, preferiblemente inferior a 2,5 mM, preferiblemente inferior a 2 mM, preferiblemente inferior a 1,5 mM o preferiblemente inferior a 1 mM, es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM a 21 °C y pH 8,0 en presencia de DTPA a 31 °C como se describe en el ensayo EnzChek o PNP-G7 descrito en "Materiales y Métodos".

Las variantes según la invención tienen la ventaja de ser más estables frente a los agentes quelantes fuertes en comparación con su alfa-amilasa parental; sin embargo, al mismo tiempo, han mantenido las propiedades de eficacia de la alfa-amilasa parental tal como la capacidad limpiadora o la capacidad de lavado de vajilla. En una realización preferida, las variantes según la invención tienen la ventaja de ser más estables frente a los agentes quelantes, en donde dicho agente quelante a una concentración inferior a 10 mM es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM cuando se mide en cloruro postásico 80 mM y EPPS 49 mM, a 21 °C y pH 8,0, como se describe en "Materiales y Métodos". Estos agentes quelantes preferidos pueden seleccionarse, aunque no de forma restrictiva, de EDTA, MGDA, EGTA, DTPA, DTPMP, HEDP y mezclas de los mismos.

Por lo tanto, las variantes útiles en la invención tienen mayor estabilidad en presencia de agentes quelantes que unen iones metálicos, especialmente iones calcio, en comparación con su alfa-amilasa parental. En los detergentes es común incluir agentes quelantes debido al efecto ventajoso del proceso de lavado, pero la mayor estabilidad también puede ser aparente en condiciones en las cuales está presente el material vegetal que incluye agentes quelantes naturales, tales como fitato o citrato. En particular, un agente quelante fuerte competirá con las alfa-amilasas sensibles al calcio por los iones calcio y, en cierta medida, será capaz de privar a la alfa-amilasa de los iones calcio unidos en su estructura, dando lugar a la reducción de la estabilidad o actividad de la alfa-amilasa.

Por lo tanto, las variantes de la invención tienen una estabilidad y/o actividad mejoradas en presencia de agentes quelantes, tales como EDTA, MGDA, EGTA, DTPA, DTPMP, HEDP y mezclas de los mismos, en comparación con su alfa-amilasa parental.

Además de aumentar la estabilidad frente a los agentes quelantes en relación con la alfa-amilasa parental, las variantes de la presente invención mantienen o mejoran su capacidad limpiadora en comparación con la alfa-amilasa parental. La mejor capacidad limpiadora puede medirse en AMSA o en una prueba de capacidad limpiadora utilizando vasos de precipitados, tal como se describe en "Materiales y Métodos".

Por lo tanto, en una realización particular de la invención la variante tiene al menos 70 % de actividad residual, preferiblemente al menos 80 % de actividad residual, preferiblemente al menos 80 % de actividad residual, preferiblemente al menos 90 % de actividad residual, preferiblemente al menos 90 % de actividad residual, preferiblemente al menos 90 % de actividad residual, preferiblemente al menos 95 % de actividad residual, o tiene una actividad residual que es al menos 5, 10, 20, 30, 40, 50, 60, 70, 80, 90, 100 pp mejor comparada con la actividad residual de la alfa-amilasa parental, cuando la actividad residual se determina al cabo de 18 horas a pH 8 y 31 °C como se describe en el ensayo EnzChek o PNP-G7 (descrito en "Materiales y Métodos") en presencia de un agente quelante, en donde dicho agente quelante a una concentración inferior a 10 mM, es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM cuando se mide a 21 °C y pH 8,0, como se describe a continuación y en donde la variante tiene una capacidad limpiadora al menos 40 %, tal como al menos 50 %, tal como al menos 55 %, tal como al menos 65 %, tal como al menos 70 %, tal como al menos 75 %, tal como al menos 80 %, tal como al menos 85 %, tal como al menos 90 %, tal como al menos 95 %, tal como al menos 100 % mejor comparada con la alfa-amilasa parental cuando se mide en AMSA o en un ensayo de la capacidad limpiadora utilizando vasos de precipitados como se describe en "Materiales y Métodos".

En un aspecto preferido de la invención, la composición comprende una variante que tiene al menos 60 %, tal como al menos 70 %, tal como al menos 75 %, tal como al menos 80 %, tal como al menos 85 %, tal como al menos 90 %, tal como al menos 95 %, tal como al menos 100 % de actividad residual en comparación con la alfa-amilasa parental en presencia de un agente quelante, en donde dicho agente quelante a una concentración inferior a 10 mM, preferiblemente inferior a 9,5 mM, preferiblemente inferior a 9 mM, preferiblemente inferior a 8,5 mM, preferiblemente inferior a 7 mM, preferiblemente inferior a 7,5 mM, preferiblemente inferior a 7 mM, preferiblemente inferior a 5,5 mM, preferiblemente inferior a 5 mM, preferiblemente inferior a 4,5 mM, inferior a 4 mM, preferiblemente inferior a 3,5 mM, preferiblemente inferior a 3 mM, preferiblemente inferior a 2,5 mM, preferiblemente inferior a 1 mM, es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM cuando se mide a 21 °C y pH 8,0, como se describe en el ejemplo 2a, y cuando la actividad residual se determina al cabo de 18 horas a pH 8, a 31 °C, como se describe en el ensayo EnzChek o PNP-G7 descrito en "Materiales y Métodos".

Por lo tanto, en un aspecto particular de la invención, la composición comprende un agente quelante seleccionado del grupo que consiste en: agentes quelantes que contienen fósforo, que no contienen fósforo, que no contienen nitrógeno o que no contienen nitrógeno, los agentes quelantes preferidos son EDTA, MGDA, EGTA, DTPA, DTPMP y HEDP y mezclas de los mismos.

65

10

15

20

30

35

40

45

50

55

En un aspecto preferido, las variantes según la invención tienen una secuencia de aminoácidos que tiene un grado de identidad de al menos 75 %, preferiblemente al menos 80 %, preferiblemente al menos 81 %, preferiblemente al menos 82 %, preferiblemente al menos 83 %, preferiblemente al menos 85 %, preferiblemente al menos 86 %, preferiblemente al menos 87 %, preferiblemente al menos 88 %, preferiblemente al menos 89 %, preferiblemente al menos 90 %, preferiblemente al menos 91 %, preferiblemente al menos 92 %, preferiblemente al menos 93 %, preferiblemente al menos 94 %, preferiblemente al menos 95 %, preferiblemente al menos 96 %, preferiblemente al menos 97 %, preferiblemente al menos 98 %, preferiblemente al menos 99 % de identidad con la secuencia de aminoácidos de la alfa-amilasa parental, que puede ser cualquiera de las secuencias con id. de sec. n.º 6.

En un aspecto de la presente invención, las variantes de una alfa-amilasa parental comprenden una sustitución en una o más posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 193, 195, 197, 198, 200, 203, 206, 210, 212, 213 y 243 que comprende una sustitución en la posición 195 y además en las posiciones 206 y 243 utilizando la numeración según la id. de sec. n.º6, y en donde la variante tiene una secuencia de aminoácidos que tiene un grado de identidad de al menos 75 %, preferiblemente al menos 80 %, preferiblemente al menos 81 %, preferiblemente al menos 82 %, preferiblemente al menos 86 %, preferiblemente al menos 87 %, preferiblemente al menos 88 %, preferiblemente al menos 89 %, de forma especialmente preferible al menos 90 %, preferiblemente al menos 91 %, preferiblemente al menos 92 %, preferiblemente al menos 93 %, preferiblemente al menos 94 %, preferiblemente al menos 95 %, preferiblemente al menos 96 %, preferiblemente al menos 97 %, preferiblemente al menos 98 %, preferiblemente al menos 99 % de identidad con la secuencia de aminoácidos de la alfa-amilasa parental, que puede ser cualquiera de las secuencias con la id. de sec. n.º6.

La variante de una alfa-amilasa parental comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende, además, una sustitución en las posiciones 195, 206 y 243, y en un aspecto preferido, la variante comprende una sustitución en la posición 195 con [F, W, Y, L, I o V], en otro aspecto preferido, la variante comprende F en la posición 195, en otro aspecto preferido, la variante comprende la sustitución N195F, en donde la parental es cualquiera de los polipéptidos maduros con id. de sec. n.º6. En otro aspecto, la variante comprende Y como una sustitución en la posición 195. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además la sustitución N195Y, en donde la alfa-amilasa parental es cualquiera de los polipéptidos maduros con la id. de sec. n.º6.

25

30

35

40

60

65

En un aspecto, la variante de una alfa-amilasa parental comprende una sustitución en la posición 206, en un aspecto preferido la variante comprende una sustitución en la posición 206 con [F,W,Y,N,L,I,V,H,Q,D o E], en otro aspecto preferido la variante comprende F en la posición 206, en otro aspecto preferido, la variante comprende Y en la posición 206, en otro aspecto la variante comprende L en la posición 206, en donde la alfa-amilasa parental es cualquiera de los polipéptidos maduros con la id. de sec. n.º 6.

En una realización particular, la variante comprende la sustitución V206Y del polipéptido maduro de la id. de sec. n. º: 6.

En una realización particular, la variante comprende la sustitución V206F del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º: 6.

En una realización particular, la variante comprende la sustitución V206L del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º: 6.

En una realización particular, la variante comprende la sustitución V206H del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º: 6.

- La variante de una alfa-amilasa parental comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además una sustitución en la posición 206, en un aspecto preferido la variante comprende una sustitución en la posición 206 con [F,W,Y,N,L,I,V,H,Q,D o E], en otro aspecto preferido, la variante comprende Y en la posición 206.
- 50 En una realización particular, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además la sustitución V206Y del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º6.
- En una realización particular, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además la sustitución V206L del polipéptido maduro de la id. de sec. n.°6.
 - En una realización particular, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además la sustitución V206H del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º6.

La variante de una alfa-amilasa parental comprende una sustitución en la posición 243, en un aspecto preferido la variante comprende una sustitución en la posición 243 con [F, W, Y, L, I o V], en otro aspecto preferido, la variante comprende F en la posición 243, en otro aspecto preferido, la variante comprende la sustitución Y243F, en donde la alfa-amilasa parental es cualquiera de los polipéptidos maduros de id. de sec. n.° 2, 4, 6, 8, 10, 12, 14, 16, 18, 20, 22, 24 o 26, preferiblemente id. de sec. n.° 6.

La variante de una alfa-amilasa parental comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además una sustitución en la posición 243, en un aspecto preferido la variante comprende una sustitución en la posición 243 con [F, W, Y, L, I o V], en otro aspecto preferido, la variante comprende A en la posición 243, en otro aspecto preferido, la variante comprende la sustitución Y243F, en donde la alfa-amilasa parental es cualquiera de los polipéptidos maduros con id. de sec. n.º 6.

5

10

30

50

55

60

65

En otro aspecto, la variante comprende sustituciones en las posiciones 193 y 195. En otro aspecto, la variante comprende sustituciones en las posiciones 193 y 195 con [F, W, Y, L, I, V, N, G, A, T, M o Q]. En otro aspecto, la variante comprende sustituciones T y F en las posiciones 193 y 195, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende las sustituciones S193T + N195F del polipéptido maduro de id. de sec. n.º: 6. En otro aspecto, la variante comprende T e Y como sustituciones en las posiciones 193 y 195, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende las sustituciones S193T + N195Y del polipéptido maduro de id. de sec. n.º: 6.

En otro aspecto la variante de una alfa-amilasa parental comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 193 y 195. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 193 y 195 con [F, W, Y, L, I, V, N, G, A, T, M o Q]. En otro aspecto, la variante comprende T y F como sustituciones en las posiciones 193 y 195, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones S193T + N195 del polipéptido maduro de la id. de sec. n. ° 6. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones S193T + N195 del polipéptido maduro de la id. de sec. n. ° 6.

En otro aspecto, la variante de una alfa-amilasa parental comprende una sustitución en las posiciones 195 y 198, utilizando la numeración de la id. de sec. n.º 6. En otro aspecto, la variante comprende una sustitución en las posiciones 195 y 198 con [F, W, Y, L, I, V, N o Q]. En otro aspecto, la variante comprende F y N como sustituciones en las posiciones 195 y 198, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende las sustituciones N195F + Y198N, en donde la parental es cualquiera de los polipéptidos maduros de id. de sec. n.º: 6, 8, 10 o 12. En otro aspecto, la variante comprende Y y N como sustituciones en las posiciones 195 y 198, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende las sustituciones N195Y + Y198N, en donde la alfa-amilasa parental es cualquiera de los polipéptidos maduros con id. de sec. n.º 6.

En otro aspecto, la variante de una alfa-amilasa parental comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además una sustitución en las posiciones 195 y 198, utilizando la numeración según la id. de sec. n.º 6. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 195 y 198 con [F, W, Y, L, I, V, N o Q]. En otro aspecto, la variante comprende F y N como sustituciones en las posiciones 195 y 198, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195F + Y198N, en donde la parental es cualquiera de los polipéptidos maduros con la id. de sec. n.º 6. En otro aspecto, la variante comprende y y N como sustituciones en las posiciones 195 y 198, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195Y + Y198N, en donde la alfa-amilasa parental es cualquiera de los polipéptidos maduros con la id. de sec. n.º 6.

La variante de una alfa-amilasa parental comprende una sustitución en las posiciones 195 y 206, utilizando la numeración según la id. de sec. n.º 6. En otro aspecto, la variante comprende una sustitución en las posiciones 195 y 206 con [F, W, Y, V, I, L, C, N, S, T, D, E o H]. En otro aspecto, la variante comprende F y L como sustituciones en las posiciones 195 y 206, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende las sustituciones N195F + V206 [F, Y, L, H o N] del polipéptido maduro de id. de sec. n.º: 6 o 12. En otro aspecto, la variante comprende las sustituciones N195F + I206 [F, Y, L o H] del polipéptido maduro de id. de sec. n.º: 8 o 10. En otro aspecto, la variante comprende Y y L como sustituciones en 195 y 206, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende las sustituciones N195Y + V206 [F, Y, L, H o N] del polipéptido maduro de id. de sec. n.º: 6.

La variante de una alfa-amilasa parental comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 195 y 206, utilizando la numeración según la id. de sec. n.º 6. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 195 y 206 con [F, W, Y, V, I, L, C, N, S, T, D, E o H]. En otro aspecto, la variante comprende F y L como sustituciones en 195 y 206, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195F + V206[F o Y] del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º 6. En otro aspecto, la variante comprende Y y L como sustituciones en las posiciones 195 y 206, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al

menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195Y + V206 [F, Y, L, H o N] del polipéptido maduro de la id. de sec. n. ° 6.

En otro aspecto, la variante de una alfa-amilasa parental comprende una sustitución en las posiciones 195 y 210, utilizando la numeración de la id. de sec. n.º6. En otro aspecto, la variante comprende una sustitución en las posiciones 195 y 210 con [F, W, Y, V, I, L, C, N, S, T o H]. En otro aspecto, la variante comprende F y Y como sustituciones en 195 y 210, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende las sustituciones N195F + H210Y, en donde la parental es cualquiera de los polipéptidos maduros de id. de sec. n.º: 6. En otro aspecto, la variante comprende Y como sustitución en las posiciones 195 y 210. En otro aspecto, la variante comprende las sustituciones N195Y + H210Y, en donde la alfa-amilasa parental es cualquiera de los polipéptidos maduros con id. de sec. n.º6.

5

10

15

20

25

30

35

40

50

55

En otro aspecto, la variante de una alfa-amilasa parental comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 195 y 210, utilizando la numeración según la id. de sec. n.º 6. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 195 y 210 con [F, W, Y, V, I, L, C, N, S, T, o H]. En otro aspecto, la variante comprende F y Y como sustituciones en 195 y 210, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195F + H210Y, en donde la alfa-amilasa parental es cualquiera de los polipéptidos maduros con la id. de sec. n.º 6, 8, 10, 12, 18 o 22, preferiblemente, id. de sec. n.º 6, 8, 10 o 12. En otro aspecto, la variante comprende Y como sustitución en las posiciones correspondientes a las posiciones 195 y 210. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195Y + H210Y, en donde la alfa-amilasa parental es cualquiera de los polipéptidos maduros con la id. de sec. n.º 6.

En otro aspecto, la alfa-amilasa parental variante comprende sustituciones en las posiciones correspondientes a las posiciones 198 y 206, utilizando la numeración según la id. de sec. n.º 6. En otro aspecto, la variante comprende sustituciones en las posiciones 198 y 206 con [N, Q, L, I, F, Y, C, N, S, T, D, E o H]. En otro aspecto, la variante comprende N y [F o Y] como sustituciones en las posiciones 198 y 206, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende las sustituciones Y198N + V206 [F, Y, L, H o N] del polipéptido maduro de id. de sec. n.º: 6.

En otro aspecto, la alfa-amilasa parental variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones correspondientes a las posiciones 198 y 206, utilizando la numeración según id. de sec. n.º 6. En otro aspecto la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 198 y 206 con [N, Q, L, I, F, Y, C, N, S, T, D, E o H]. En otro aspecto, la variante comprende N y [F o Y] como sustituciones en las posiciones 198 y 206, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones Y198N + V206 [F, Y, L, H o N] del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º.

En otro aspecto, la variante de una alfa-amilasa parental comprende sustituciones en las posiciones 206 y 213, utilizando la numeración según la id. de sec. n.º 6.

En otro aspecto, la variante comprende una sustitución en las posiciones 206 y 213 con [D, E, L, I, V, F, Y, W, G, A, S, T o M]. En otro aspecto, la variante comprende [F o Y] y A como sustituciones en las posiciones 206 y 210, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende las sustituciones V206F o Y+V213A del polipéptido maduro de id. de sec. n.º:

En otro aspecto, la variante de una alfa-amilasa parental comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 206 y 213, utilizando la numeración según la id. de sec. n.º 6.

En otro aspecto la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 206 y 213 con [D, E, L, I, V, F, Y, W, G, A, S, T o M]. En otro aspecto, la variante comprende [F o Y] y A como sustituciones en las posiciones 206 y 210, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones V206 [F, Y, L, H o N], V213A del polipéptido maduro de la id. de sec. n.°.

En otro aspecto, la variante de una alfa-amilasa parental comprende sustituciones en las posiciones 195 y 243, utilizando la numeración según la id. de sec. n.º 6. En otro aspecto, la variante comprende una sustitución en las posiciones 195 y 243 con [F, W, Y, L, I o V]. En otro aspecto, la variante comprende F como sustituciones en las posiciones 195 y 243, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende las sustituciones N195F + Y243F, en donde la alfa-amilasa parental es cualquiera de los polipéptidos maduros con id. de sec. n.º: 6, 8, 10 o 12. En otro aspecto, la variante comprende Y y F como sustituciones en las posiciones 195 y 243, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende las sustituciones N195Y + Y243F, en donde la alfa-amilasa parental es cualquiera de los polipéptidos maduros con id. de sec. n.º: 6.

En otro aspecto, la variante de una alfa-amilasa parental comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones correspondientes a las posiciones 195 y 243. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 195 y 243 con [F, W, Y, L, I o V]. En otro aspecto, la variante comprende F como sustituciones en las posiciones 195 y 243, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195F + Y243F, en donde la alfa-amilasa parental es cualquiera de los polipéptidos maduros con la id. de sec. n.º 6.

10

5

En otro aspecto, la variante de una alfa-amilasa parental comprende sustituciones en las posiciones 206 y 243, utilizando la numeración según la id. de sec. n.º 6. En otro aspecto, la variante comprende una sustitución en las posiciones 206 y 243 con [H, D, E, N, F, W, Y, L, I o V]. En otro aspecto, la variante comprende L y F como sustituciones en las posiciones 206 y 243, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende las sustituciones V206 [F, Y, L, H o N] + Y243F del polipéptido maduro de id. de sec. n.º 6.

20

15

La variante de una alfa-amilasa parental comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 206 y 243, utilizando la numeración según la id. de sec. n.º 6. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 206 y 243 con [H, D, E, N, F, W, Y, L, I o V]. En otro aspecto, la variante comprende L y F como sustituciones en las posiciones 206 y 243, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones V206 [F, Y, L, H o N] + Y243F del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º 6.

25

En otro aspecto, la variante de una alfa-amilasa parental comprende sustituciones en las posiciones 193, 195 y 197, utilizando la numeración según la id. de sec. n.º 6. En otro aspecto, la variante comprende una sustitución en las posiciones 193, 195 y 197 con [F, W, Y, L, I o V]. En otro aspecto, la variante comprende T y F como sustituciones en las posiciones 193, 195 y 197, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende las sustituciones S193T + N195F + N197F, en donde la alfa-amilasa parental es cualquiera de los polipéptidos maduros con id. de sec. n.º:

30

En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 193, 195 y 197, utilizando la numeración según la id. de sec. n.º6. En otro aspecto la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 193, 195 y 197 con [F, W, Y, L, I o V]. En otro aspecto, la variante comprende sustituciones T y F en las posiciones 193, 195 y 197, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones S193T + N195F + N197F, en donde la alfa-amilasa parental es cualquiera de los polipéptidos maduros con la id. de sec. n.º6.

40

45

50

35

La variante de una alfa-amilasa parental comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 195, 206 y 243, utilizando la numeración según la id. de sec. n.º 6. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 195, 206 y 243 con [D, E, L, I, F, V, Y, C, N, S, T o H]. En otro aspecto, la variante comprende F, Y y F como sustituciones en las posiciones 195, 206 y 243, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195F + V206Y + Y243F del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º 6 o 12. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195F + I206Y + Y243F del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º 8 o 10. En otro aspecto, la variante comprende sustituciones Y, Y y F en las posiciones 195, 206 y 243, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195Y + V206Y + Y243F del polipéptido maduro de la id. de sec. n. º 6 o 12. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195Y + I206Y + Y243F del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º 8 o 10.

55

60

65

La variante de una alfa-amilasa parental comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 195, 206 y 243, utilizando la numeración según la id. de sec. n.º 6. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 195, 206 y 243 con [D, E, L, I, F, V, Y, C, N, S, T o H]. En otro aspecto, la variante comprende F, Y y F como sustituciones en las posiciones 195, 206 y 243, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195F + V206L + Y243F del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º 6 o 12. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en

la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195F + I206L + Y243F del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º 8 o 10. En otro aspecto, la variante comprende sustituciones Y, L y F en las posiciones 195, 206 y 243, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195Y + V206L + Y243F del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º 6 o 12. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195Y + I206L + Y243F del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º 8 o 10.

10

15

20

25

30

35

40

45

50

55

La variante de una alfa-amilasa parental comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 195, 206 y 243, utilizando la numeración según la id. de sec. n.º6. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 195, 206 y 243 con [D, E, L, I, F, V, Y, C, N, S, T o H]. En otro aspecto, la variante comprende F, Y y F como sustituciones en las posiciones 195, 206 y 243, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195F + V206N + Y243F del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º 6 o 12. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195F + I206N + Y243F del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º 8 o 10. En otro aspecto, la variante comprende sustituciones Y, N y F como sustituciones en las posiciones 195, 206 y 243, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195Y + V206N + Y243F del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º 6 o 12. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195Y + I206N + Y243F del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º8 o 10.

La variante de una alfa-amilasa parental comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 195, 206 y 243, utilizando la numeración según la id. de sec. n.º6. En otro aspecto la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 195, 206 y 243 con [D, E, L, I, F, V, Y, C, N, S, T o H]. En otro aspecto, la variante comprende sustituciones F, H y F como sustituciones en las posiciones 195, 206 y 243, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195F + V206H + Y243F del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º 6 o 12. En otro aspecto, la variante comprende además las sustituciones N195F + I206H + Y243F del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º 8 o 10. En otro aspecto, la variante comprende sustituciones Y, H y F como sustituciones en las posiciones 195, 206 y 243, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195Y + V206H + Y243F del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º 6 o 12. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195Y + V206H + Y243F del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º 6 o 12. En otro aspecto, la variante comprende además las sustituciones N195Y + V206H + Y243F del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º 6 o 12. En otro aspecto, la variante comprende además las sustituciones N195Y + I206H + Y243F del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º 8 o 10.

La variante de una alfa-amilasa parental comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 195, 206 y 243, utilizando la numeración según la id. de sec. n.º 6. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además sustituciones en las posiciones 195, 206 y 243 con [D, E, L, I, F, V, Y, C, N, S, T o H]. En otro aspecto, la variante comprende F, F y F como sustituciones en las posiciones 195, 206 y 243, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195F + V206F + Y243F del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º 6 o 12. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195F + I206F + Y243F del polipéptido maduro de la id. de sec. n. ° 8 o 10. En otro aspecto, la variante comprende sustituciones Y, F y F como sustituciones en las posiciones 195, 206 y 243, respectivamente. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195Y + V206F + Y243F del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º 6 o 12. En otro aspecto, la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y comprende además las sustituciones N195Y + I206F + Y243F del polipéptido maduro de la id. de sec. n.º 8 o 10.

En un aspecto de la invención la variante comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183, 184 o y una o más de las siguientes sustituciones N195 [F, o Y], N197 [F o L], Y198N, Y200F, Y203F, V206 [F, Y, L, H o N], H210Y, E212 [V o G], V213A o Y243F y una sustitución en una o más posiciones I116T, Q129L, G133E, E134Y, K142R, P146S, G147E, G149R, N151R, Y152H, Q169E, Q174R, A186R, S244Q, G303V, K320N, R359I, N418D, A447V que comprende una sustitución en la posición 195 y además en las posiciones 206 y 243, de la secuencia de polipéptidos maduros de la id. de sec. n.º 6 o una secuencia de aminoácidos que tiene un grado de identidad de al menos 75 %, preferiblemente al menos 80 %, preferiblemente al

menos 81 %, preferiblemente al menos 82 %, preferiblemente al menos 83 %, preferiblemente al menos 84 % preferiblemente al menos 85 %, preferiblemente al menos 86 %, preferiblemente al menos 87 %, preferiblemente al menos 88 %, preferiblemente al menos 90 %, especialmente preferiblemente al menos 90 %, especialmente preferiblemente al menos 92 %, especialmente preferiblemente al menos 93 %, especialmente preferiblemente al menos 94 %, incluso más preferiblemente al menos 95 % de homología, más preferiblemente al menos 96 %, más preferiblemente al menos 97 %, más preferiblemente al menos 98 %, más preferiblemente al menos 99 % con respecto a la secuencia de aminoácidos de id. de sec. n.º 6.

Por lo tanto, un aspecto de la invención concierne variantes de una alfa-amilasa que comprende al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183, o 184 y una alteración en una o más posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 195, 195, 198, 200, 203, 206, 206, 212, 213, 213 y 243 que comprende una sustitución en la posición 195 y además en las posiciones 206 y 243 y que comprende además una alteración en una o más posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 116, 118, 129, 133, 134, 142, 146, 147, 149, 151, 152, 169,174, 186, 235, 244, 303, 320, 339, 359, 418, 431, 434, 447 y 458 en donde

- (a) la alteración o alteraciones son independientemente
- (i) una inserción de un aminoácido inmediatamente corriente abajo y adyacente a la posición,
- 20 (ii) una deleción del aminoácido que ocupa la posición, y/o
 - (iii) una sustitución del aminoácido que ocupa la posición,
 - (b) la variante tiene actividad alfa-amilasa; y
 - (c) cada posición responde a una posición en la secuencia de aminoácidos de la enzima que tiene la secuencia de aminoácidos de la id. de sec. n.º: 6.
- Preferiblemente la variante comprende una secuencia de aminoácidos que tiene un grado de identidad de al menos 80 %, más preferiblemente al menos 85 %, aún más preferiblemente al menos 90 %, con máxima preferencia al menos 95 % y aún con máxima preferencia en 6.
 - Preferiblemente, las variantes que comprenden alteraciones en una o más de las posiciones arriba identificadas tienen una mayor estabilidad en detergente, preferiblemente, en detergente líquido, en comparación con la alfa-amilasa parental.
 - Los inventores han descubierto que estas variantes tienen una estabilidad mejorada en comparación con la alfaamilasa parental en composiciones que comprenden un agente quelante, en donde dicho agente quelante a una concentración inferior a 10 mM es capaz de reducir la concentración de los iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM, a 21 °C y pH 8,0, como se describe en "Materiales y Métodos".
 - El método para preparar un polipéptido útil en la invención comprende;
 - (a) proporcionar una secuencia de aminoácidos de un polipéptido parental que tiene actividad amilasa;
- 45 (b) seleccionar una o más amino ácidos que ocupan una o más posiciones correspondientes a las posiciones 195, 197, 198, 200, 203, 206, 210, 212, 213, 243 y además seleccionar una o más posiciones correspondientes a las posiciones 116, 118, 129, 133, 134, 142, 146, 147, 149, 151, 152, 169, 174, 186, 235, 244, 303, 320, 339, 359, 418, 431, 434, 447, 458 del polipéptido maduro de la id. de sec. n. ° 6;
- (c) modificar la secuencia sustituyendo o eliminando el residuo de aminoácido seleccionado o insertando uno o más residuos de aminoácidos corriente abajo y en posición adyacente al residuo de aminoácido seleccionado;
 - (d) producir un polipéptido variante que tiene la secuencia modificada:
- (e) someter a prueba al polipéptido variante para analizar la actividad de amilasa y la estabilidad; y
- (d) seleccionar un polipéptido variante que tiene actividad amilasa y mayor estabilidad en comparación con el polipéptido parental en presencia de un agente quelante, en donde dicho agente quelante a una concentración inferior a 10 mM es capaz de reducir la concentración de los iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM a 21 ℃ y pH 8,0, comprendiendo la variante al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183, o 184, una alteración en una o más posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 195, 197, 198, 200, 203, 206, 210, 212, 213, y 243 que comprende una sustitución en la posición 195 y además en las posiciones 206 y 243 y que comprende además una alteración en una o más posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 116, 118, 129, 133, 134, 142, 146, 147, 149, 151, 152, 169, 174, 186, 235, 244, 303, 320, 339, 359, 418, 431, 434, 447, 458 en donde
 - (a) la alteración o alteraciones son independientemente

65

5

15

25

35

- (i) una inserción de un aminoácido inmediatamente corriente abajo y adyacente a la posición,
- (ii) una deleción del aminoácido que ocupa la posición, y/o
- (iii) una sustitución del aminoácido que ocupa la posición,
- (b) la variante tiene actividad alfa-amilasa; y

5

30

40

55

- 10 (c) cada posición responde a una posición en la secuencia de aminoácidos de la enzima que tiene la secuencia de aminoácidos de la id. de sec. n.º: 6.
- En una realización preferida, la alfa-amilasa variante tiene una o más (varias) deleciones y/o sustituciones y/o inserciones de aminoácidos. En una realización especialmente preferida, las alfa-amilasas variantes incluyen una alfa-amilasa que tiene la secuencia de aminoácidos mostrada en la id. de sec. n.º: 6 en la presente memoria y que además comprenden la siguiente alteración: D183*+G184 * (deleción en la posición 183 y 184), esta variante muestra un buen rendimiento en detergentes y tienen una estabilidad mejorada en presencia de agentes quelantes.
- En una realización preferida, la alfa-amilasa variante comprende SP707 (id. de sec. n.º 8), incluida cualquiera de SP707+R181* G182*, SP707+G182* H183*, SP707+H183* G184*.
 - En otra realización preferida, la alfa-amilasa variante comprende SP722 (id. de sec. n.º 6), incluida cualquiera de SP722+R181* G182*, SP722+G182* D183*, SP722+D183* G184*.
- En otra realización preferida, la alfa-amilasa variante comprende AA560 (id. de sec. n.º 10), incluida cualquiera de AA560+R181* G182*, AA560+G182* D183*, AA560+D183* G184*.
 - En otra realización preferida la alfa-amilasa variante comprende SP690 (id. de sec. n.º 12), incluida cualquiera de SP690 + R181* G182*; SP690 + G182* T183*; SP690 + T183* G184*.
 - "SP722+R181* G182* significa que la alfa-amilasa SP722 de *Bacillus spp.* se ha mutado mediante deleciones en las posiciones R181 y G181, en donde los números corresponden a la id. de sec. n.º6.
- Por lo tanto, en un aspecto de la invención la alfa-amilasa variante comprende cualquiera de los siguientes: SP722, SP690, SP707 o AA560, incluida cualquiera de:
 - SP722 + D183* G184* N195F V206L Y243F; SP722 + D183* G184* N195F V206Y Y243F; SP722 + D183* G184* N195F V206F Y243F; AA560 + D183* G184* N195F I206L Y243F; AA560 + D183* G184* N195F I206L Y243F R320K R458K; SP707+H183* G184* N195F I206L, Y243F; SP707+H183* G184* N195F I206Y, Y243F; SP707+H183* G184* N195F I206Y, Y243F; SP707+H183* G184* N195F V206L, Y243F; SP690+T183* G184* N195F V206L, Y243F; SP690+T183* G184* N195F V206Y, Y243F; SP690+T183* G184* N195F V206F, Y243F.
- "SP722 + R181* G182* N195F" significa que la alfa-amilasa de *Bacillus spp.* se ha mutado como sigue: deleciones en las posiciones R181 y G181 y una sustitución de Asn (N) a Phe (F) en la posición 195, en donde la numeración corresponde a la id. de sec. n.º 6 (contando como si las posiciones eliminadas todavía están presentes, es decir la numeración no se reduce en dos al eliminar dos posiciones).
 - En una realización especialmente preferida de la invención, las alteraciones se seleccionan de las siguientes sustituciones:
- X193A,C,E,F,G,H,I,K,L,M,N,P,Q,R,S,T,V,W,X,Y, preferiblemente S193T;
 - X195A,C,E,F,G,H,I,K,L,M,N,P,Q,R,S,T,V,W,X,Y, preferiblemente N195 [F o Y];
 - X197A,C,D,E,F,G,H,I,K,L, N,P,Q,R,S,T,V,W,X,Y, preferiblemente N197 [F o L];
 - X198A,C,E,F,G,H,I,K,L,M,N,P,Q,R,S,T,V,W,X,Y, preferiblemente Y198N;
 - X200A,C,D,E,F,G,H,I,L,M,N,P,Q,R,S,T,V,W,X,Y, preferiblemente Y200F;
- 60 X203A,C,D,E,F,G,H,I,K,L,M,N,P,Q,R,T,V,W,X,Y, preferiblemente Y203F.
 - X206A,C,D,E,F,G,H,I,K,L, N,P,Q,R,S,T,V,W,X,Y, preferiblemente V206 [F, Y, L, H o N];
 - X210A,C,E,F,G,H,I,K,L,M,N,P,Q,R,S,T,V,W,X,Y, preferiblemente H210Y;
- X212A,C,D,E,F,G,H,I,L,M,N,P,Q,R,S,T,V,W,X,Y, preferiblemente E212 [V o G]; y

 $X213A,C,D,E,F,G,H,I,K,L,M,N,P,Q,R,T,V,W,X,Y,\ preferiblemente\ V213A;$

X243A,C,D,E,F,G,I,K,L,M,N,P,Q,R,S,T,V,W,Y, preferiblemente Y243F.

5

10

35

50

60

La variante comprende alteraciones en tres posiciones, más preferiblemente cuatro posiciones, más preferiblemente cinco posiciones, más preferiblemente seis posiciones; en una realización especialmente preferida, la variante comprende al menos una, al menos dos, al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183, o 184 y además una alteración en una o más posiciones correspondientes a las posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 193, 195, 197, 198, 200, 203, 206, 210, 212, 213 y 243 que comprenden una sustitución en la posición 195 y además en las posiciones 206 y 243 y una alteración en una o más posiciones correspondientes a las posiciones seleccionadas del grupo que consiste en 116, 129, 133, 142, 146, 147, 149, 151, 152, 169, 174, 186, 243, 244, 303, 320, 359, 418, 447 (utilizando la numeración según la id. de sec. n.º6).

- Por lo tanto, en una realización especialmente preferida de la invención, las alteraciones se seleccionan de las siguientes sustituciones:
 - X116A,C,D,E,F,G,H,I,K,L,M,P,Q,R,S,T,V,W,Y, preferiblemente N116T
- 20 X118A,C,D,E,F,G,H,I,K,L,M,P,Q,R,S,T,V,W,Y, preferiblemente R118K
 X129A,C,D,E,F,G,H,I,K,L,M,N,P,Q,S,T,V,W,Y, preferiblemente Q129L
- X133 A,C,D,E,F,H,I,K,L,M,N,P,Q,R,S,T,V,W, Y, preferiblemente G133E

 X134A,C,D,E,F,G,H,I,L,M,N,P,Q,R,S,T,V,W,Y, preferiblemente D134Y

 X142A,C,D,E,F,H,I,K5L,M,N,P,Q,R,S,T,V,W,Y, preferiblemente K142R
- 30 X146A,C,E,F,G,H,I,K,L,M,N,P,Q,R,S,T,V,W,Y, preferiblemente P146S
 - X147A,C,D,E,F,G,H,I,K,L,M,N,P,Q,R,S,T,W,Y, preferiblemente G147E
 - X149A,C,D,E,F,G,I,K,L,M,N,P,Q,R,S,T,V,W,Y, preferiblemente G149R
 - X151A,C,D,E,F,G,H,I,K,L,M,P,Q,R,S,T,V,W,Y, preferiblemente T151R
 - X152A,C,D,E,F,G,H,I,K,L,M,P,Q,R,S,T,V,W,Y, preferiblemente Y152H X169A,C,E,F,G,H,I,K,L,M,N,P,Q,R,S,T,V,W,Y, preferiblemente Q169E
- 40 X174C,D,E,F,G,H,I,K,L,M,N,P,Q,R,S,T,V,W,Y, preferiblemente Q174R
 - X186A,C,D,E,F,G,H,I,K,L,M,N,P,Q,R,S,T,W,Y, preferiblemente A186R
- 45 X235A,C,D,E,F,G,H,I,K,L,M,P,Q,R,S,T,V,W,Y, preferiblemente I235N
 - X243A,C,D,E,F,G,I,K,L,M,N,P,Q,R,S,T,V,W,Y, preferiblemente Y243F
 - X244A,C,D,E,F,G,I,K,L,M,N,P,Q,R,S,T,V,W,Y, preferiblemente S244Q
 - X303A,C,D,E,F,G,H,I,K,L,M,P,Q,R,S,T,V,W,Y, preferiblemente G303V
 - X320A,C,E,F,G,H,I,K,L,M,N,P,Q,R,S,T,V,W,Y, preferiblemente K320N
- X339A,C,D,E,F,G,H,I,K,L,M,P,Q,R,S,T,V,W,Y, preferiblemente S339P
 - X359C,D,E,F,G,H,I,K,L,M,N,P,Q,R,S,T,V,W,Y, preferiblemente R359I
- X418A,C,D,E,F,G,H,I,K,L,M,P,Q,R,S,T,V,W,Y, preferiblemente N418D
 - X431A,C,D,E,F,G,H,I,K,L,M,P,Q,R,S,T,V,W,Y, preferiblemente S431T
 - X434A,C,D,E,F,G,H,I,K,L,M,P,Q,R,S,T,V,W,Y, preferiblemente P434T
- 65 X447A,C,E,F,G,H,I,K,L,M,N,P,Q,R,S,T,V,W,Y, preferiblemente A447V

X458A,C,D,E,F,G,H,I,K,L,M,P,Q,R,S,T,V,W,Y, preferiblemente R458K, comprendiendo además la variante al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en las regiones de aminoácidos de 181, 182, 183, o 184.

5

10

15

20

25

30

35

40

45

50

55

60

65

En una realización preferida, el número de sustituciones de aminoácidos en las variantes de la presente invención es preferiblemente 17 sustituciones, más preferiblemente 16 sustituciones, más preferiblemente 15 sustituciones, más preferiblemente 14 sustituciones, más preferiblemente 13 sustituciones, más preferiblemente 12 sustituciones, más preferiblemente 11 sustituciones, más preferiblemente 10 sustituciones, más preferiblemente 9 sustituciones, más preferiblemente 8 sustituciones, más preferiblemente 7 sustituciones, más preferiblemente 6 sustituciones, más preferiblemente 5 sustituciones, más preferiblemente 4 sustituciones, aún más preferiblemente 3 sustituciones. En otra realización preferida, el número de sustituciones de aminoácidos en las variantes de la presente invención consiste en preferiblemente 17 sustituciones, más preferiblemente 16 sustituciones, más preferiblemente 15 sustituciones, más preferiblemente 14 sustituciones, más preferiblemente 13 sustituciones, más preferiblemente 12 sustituciones, más preferiblemente 11 sustituciones, más preferiblemente 10 sustituciones, más preferiblemente 9 sustituciones, más preferiblemente 8 sustituciones, más preferiblemente 7 sustituciones, más preferiblemente 6 sustituciones, más preferiblemente 5 sustituciones, más preferiblemente 4 sustituciones, aún más preferiblemente 3 sustituciones. En otra realización preferida particular, las variantes según la presente invención comprenden combinaciones de diferentes alteraciones que comprenden al menos una, al menos dos, o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183, o 184, preferiblemente deleción en la posición 183 y 184, y que comprenden además una de las siguientes combinaciones de alteraciones y sustituciones en las posiciones 186 con [R, T, K, H, E, D, Q o N] y 195 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 174 con [R, K, H, E, D, Q o N] y 212 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 206 con [D, E, F, W, Y, L, I, V, N, Q o H] y 212 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 206 con [F, W, Y, L, I, V, N, Q o H], 212 con [F, W, Y, L, I o V] y 304 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 206 con [F, W, Y, L, I, V, N, Q o H], 212 con [F, W, Y, L, I o V], 304 con [F, W, Y, L, I o V] y 447 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 116 con [G, A, S, T o M] y 133 con [E o D]; sustituciones en las posiciones 235 con [N o L] y 339 con [P]; sustituciones en las posiciones 193 con [G, A, T o M] y 206 con [F, W, Y, L, I, V, N, Q, o H]; sustituciones en las posiciones 116 con [G, A, S, T o M] y 133 con [E o D] y 142 con [R, K, H, Q o N]; sustituciones en las posiciones 116 con [G, A, S, T o M], 133 con [E o D], 142 con [R, K, H, Q o N] y 198 con [Q o N]; sustituciones en las posiciones 116 con [G, A, S, T o M], 133 con [E o D], 142 con [R, K, H, Q o N], 198 con [Q o N] con [Q o N] y 206 con [F, W, Y, L, I, V, N, Q o H]; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D] y 195 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D] y 195 con [F, W, Y, L, I o V] y 198 con [Q o N]; sustituciones en las posiciones 186 con [R, T, K, H, E, D, Q, o N], 195 con [F, W, Y, L, I, o V], 212 con [F, W, Y, L, I, o V] y 213; con [A]; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D], 195 con [F, W, Y, L, I o V], 198 con [Q o N] y 200 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 116 con [G, A, S, T o M] y 195 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 116 con [G, A, S, T o M], 195 con [F, W, Y, L, I o V] y 198 con [Q o N]; sustituciones en las posiciones 142 con [R, K, H, Q o N] y 146 con [G, A, S, T o M], sustituciones en las posiciones 142 con [R, K, H, Q o N], 146 con [G, A, S, T o M] y 149 con [R, K, H, Q o N]; sustituciones en las posiciones 142 con [R, K, H, Q o N], 146 con [G, A, S, T o M], 149 con [R, K, H, Q o N] y 195 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 142 con [R, K, H, Q o N], 146 con [G, A, S, T o M], 149 con [R, K, H, Q o N] y 195 con [F, W, Y, L, I o V] y 198 con [Q o N]; sustituciones en las posiciones 142 con [R, K, H, Q o N], 146 con [G, A, S, T o M], 149 con [R, K, H, Q o N], 195 con [F, W, Y, L, I o V], 198 con [Q o N] y 206 con [F, W, Y, L, I, V, N, Q o H]; y 206 con [Q o N]; sustituciones en las posiciones 151 y 210 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 151, 210 con [F, W, Y, L, I o V] y 320 con [Q o N]; sustituciones en las posiciones 151, 210 con [F, W, Y, L, I o V], 320 con [Q o N] y 359 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 151, 210 con [F, W, Y, L, I o V], 320 con [Q o N], 359 con [F, W, Y, L, I o V] y 418 con [E o D]; sustituciones en las posiciones 147 con [E o D] y 149 con [R, K, H, Q o N]; sustituciones en las posiciones 147 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N] y 169 con [E o D]; sustituciones en las posiciones 147 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N], 169 con [E o D] y 198 con [Q o N]; sustituciones en las posiciones 147 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N], 169 con [E o D], 198 con [Q o N] y 203 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 147 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N], 169 con [E o D], 198 con [Q o N], 203 con [F, W, Y, L, I o V] y 206 con [F, W, Y, L, I, V, N, Q o H]; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D] y 149 con [R, K, H, Q o N]; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N] y 195 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N], 195 con [F, W, Y, L, I o V] y 198 con [Q o N]; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N], 195 con [F, W, Y, L, I o V], 198 con [Q o N] y 203 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 147 con [E o D] y 152 con [R, K, H, Q o N]; sustituciones en las posiciones 147 con [E o D], 152 con [R, K, H, Q o N] y 169 con [E o D]; sustituciones en las posiciones 147 con [E o D], 152 con [R, K, H, Q o N], 169 con [E o D] y 198 con [Q o N]; sustituciones en las posiciones 147 con [E o D], 152 con [R, K, H, Q o N], 169 con [E o D], 198 con [Q o N] y 206 con [F, W, Y, L, I, V, N, Q o H]; sustituciones en las posiciones 195 con [F, W, Y, L, I o V] y 206 con [F, W, Y, L, I, V, N, Q, o H]; sustituciones en las posiciones 195 con [F, W, Y, L, I o V] y 243 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 195 con [F, W, Y, L, I o V] y 210 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 206 con [F, W, Y, L, I, V, N, Q o H] y 210 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 186 con [R, K, H, E, D, Q o N] y 195 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 195 con [F, W, Y, L, I o V] y 206 con [F, W, Y, L, I, V, N, Q, o H]; sustituciones en las posiciones 195 con [F, W, Y, L, I o V], 206 y 243 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 206 y 243 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D] y 149 con [R, K, H, Q o N]; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N] y 198 con [Q o N]; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N] y 198 con [Q o N] y 206; sustituciones en las posiciones 116 con [G, A, S, T o M] y 133 con [E o D]; sustituciones en las posiciones 116 con [G, A, S, T o M] y 133 con [E o D] y 147 con [E o D]; sustituciones en las posiciones 116 con [G, A, S, T o M] y 133 con [E o D], 147 con [E o D] y 152 con [R, K, H, Q o N]; sustituciones en las posiciones 116 con [G, A,

S, T o M], 133 con [E o D], 147 con [E o D], 152 con [R, K, H, Q o N] y 198 con [Q o N]; sustituciones en las posiciones 116 con [G, A, S, T o M], 133 con [E o D], 147 con [E o D], 152 con [R, K, H, Q o N], 198 con [Q o N] y 203 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 116 con [G, A, S, T o M], 133 con [E o D], 147 con [E o D], 152 con [R, K, H, Q o N], 198 con [Q o N] y 203 con [F, W, Y, L, I o V] y 206; sustituciones en las posiciones 147 con [E o D] y 149 con [R, K, H, Q o N]; sustituciones en las posiciones 147 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N] y 195 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 147 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N], 195 con [F, W, Y, L, I o V] y 198 con [Q o N]; sustituciones en las posiciones 147 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N], 195 con [F, W, Y, L, I o V], 198 con [Q o N] y 206; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D] y 142 con [R, K, H, Q o N]; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D], 142 con [R, K, H, Q o N] y 195 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D], 142 con [R, K, H, Q o N], 195 con [F, W, Y, L, I o V] y 198 con [Q o N]; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D] y 149 con 10 [R, K, H, Q o N]; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N] y 152 con [R, K, H, Q o N]; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N], 152 con [R, K, H, Q o N] y 195 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N], 152 con [R, K, H, Q o N] y 195 con [F, W, Y, L, I o V] y 198 con [Q o N]; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N], 152 con 15 [R, K, H, Q o N] y 195 con [F, W, Y, L, I o V] y 198 con [Q o N] y 206; sustituciones en las posiciones 116 con [G, A, S, T o M] y 129 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 116 con [G, A, S, T o M], 129 con [F, W, Y, L, I o V] y 142 con [R, K, H, Q o N]; sustituciones en las posiciones 116 con [G, A, S, T o M], 129 con [F, W, Y, L, I o V], 142 con [R, K, H, Q o N] y 195 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 116 con [G, A, S, T o M], 129 con [F, W, Y, L, I o V], 142 con [R, K, H, Q o N], 195 con [F, W, Y, L, I o V] y 198 con [Q o N]; sustituciones en las posiciones 116 con [G, A, S, T o M], 129 con [F, W, Y, L, I o V], 142 con [R, K, H, Q o N], 195 con [F, W, Y, L, I o V], 198 con [Q o N] y 203 20 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 116 con [G, A, S, T o M], 129 con [F, W, Y, L, I o V], 142 con [R, K, H, Q o N], 195 con [F, W, Y, L, I o V], 198 con [Q o N], 203 con [F, W, Y, L, I o V] y 206; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D] y 149 con [R, K, H, Q o N]; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N] y 152 con [R, K, H, Q o N]; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N], 152 con [R, K, H, Q o N] y 195 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N], 25 152 con [R, K, H, Q o N] y 195 con [F, W, Y, L, I o V] y 198 con [Q o N]; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N], 152 con [R, K, H, Q o N] y 195 con [F, W, Y, L, I o V] 198 con [Q o N] y 203 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N], 152 con [R, K, H, Q o N], 195 con [F, W, Y, L, I o V], 198 con [Q o N], 203 con [F, W, Y, L, I o V] y 206; sustituciones en las posiciones 116 con [G, A, S, T o M] y 133 con [E o D]; sustituciones en las posiciones 116 con [G, A, S, T o M] y 133 con [E o D] y 149 con [R, K, H, Q o N]; sustituciones en las posiciones 116 con [G, A, S, T o M], 133 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N] con [R, K, H, Q o N] 30 y 198 con [Q o N]; sustituciones en las posiciones 116 con [G, A, S, T o M], 133 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N], 198 con [Q o N] y 203 con [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 116 con [G, A, S, T o M], 133 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N], 198 con [Q o N], 203 con [F, W, Y, L, I o V] y 206; sustituciones en las posiciones 195 con [F, W, Y, L, I o V] y 198 con [Q o N]; sustituciones en las posiciones 195 con [F, W, Y, L, I o V], 198 con [Q o N] y 203 con 35 [F, W, Y, L, I o V]; sustituciones en las posiciones 195 con [F, W, Y, L, I o V], 198 con [Q o N], 203 con [F, W, Y, L, I o V] y 206 con [F, W, Y, L, I, V, N, Q o H]; sustituciones en las posiciones 133 con [E o D], 149 con [R, K, H, Q o N], 195 con [F, W, Y, L, I, o V], 203 con [F, W, Y, L, I, o V], y 206 con [F, W, Y, L, I, V, N, Q, o H].

Variantes especialmente útiles en la invención incluyen (utilizando la numeración de la id. de sec. n.º 6): D183* G184* N195F V206Y Y243F; D183* G184* N195F V206Y Y243F; D183* G184* N195F V206Y Y243F; En una realización preferida las variantes útiles en la invención incluyen,

SP722 + D183* G184* N195F V206Y Y243F. En una realización preferida, las variantes se seleccionan de las siguientes: SP722 + D183* G184* N195F V206L Y243F; SP722 + D183* G184* N195F V206Y Y243F; SP722 + D183* G184* N195F V206N Y243F; SP722 + D183* G184* N195F V206F Y243F. En otra realización preferida, las variantes según la invención incluyen, SP707 + H183 * G184 * N195F I206Y Y243F; SP707 + H183* G184* N195F I206L Y243F; SP707 + H183* G184* N195F I206L Y243F; SP707 + D183* G184* R118KN195F I206L Y243F R320K R458K.

En una realización preferida, las variantes según la invención incluyen AA560 + D183* G184* N195F I206Y Y243F, AA560 + D183* G184* N195F I206L Y243F; AA560 + D183* G184* N195F I206Y Y243F; AA560+D183* G184* R118K N195F I206L Y243F R320K R458K.

55 En una realización preferida, las variantes según la invención incluyen, SP690 + T183 * G184 * N195F V206Y Y243F; SP690+T183 * G184 * N195F V206L Y243F R320K R458K. SP690 + T183 * G184 * N195F V206L Y243F; SP690 + T183 * G184 * N195F V206Y Y243F; SP690 + T183 * G184 * N195F V206N Y243F; SP690 + T183 * G184 * N195F V206Y Y243F; SP690 + T183 * G184 * N195F V206Y X206Y X206Y

60 Composiciones limpiadoras

50

65

La presente invención se refiere a productos y/o métodos relacionados con y/o al uso de las composiciones reivindicadas que son para el cuidado del coche, lavado de vajillas, acondicionado de tejidos (incluido el suavizado) detergencia de tejidos, aditivo y/o cuidado para lavado y aclarado de ropa, limpieza y/o tratamiento de superficies duras, y otra limpieza para uso del consumidor o institucional. Según la invención, las variantes de alfa-amilasa según las reivindicaciones son un componente en una composición limpiadora tal como una composición

detergente, por ejemplo, una composición detergente para lavado de ropa o una composición detergente para lavado de vajillas. Es especialmente preferida una composición detergente para lavado de ropa líquida.

5

10

15

20

25

30

35

40

45

50

55

60

65

Dichas composiciones limpiadoras comprenden un adyuvante limpiador / detergente, que no es un agente quelante según se ha definido anteriormente, preferiblemente que comprende una mezcla de componentes. De forma típica, el adyuvante limpiador estará presente en la composición en una cantidad de 0,001 a 99,9 % en peso, de forma más típica de 0,01 a 80 % en peso de adyuvante de limpieza. Los adyuvantes limpiadores adecuados comprenden: tensioactivos, aditivos reforzantes de la detergencia, blanqueadores, catalizadores del blanqueador, colorantes, reforzadores del blanqueador, agentes de transferencia de colorantes, adyuvantes de deposición, tensioactivos, enzimas adicionales, y estabilizantes de enzimas, materiales catalíticos, activadores del blanqueador, peróxido de hidrógeno, fuentes de peróxido de hidrógeno, abrillantadores ópticos, fotoactivadores, fluorescentes, agentes matizadores de tejidos, acondicionadores de tejidos, perácidos preformados, tensioactivos poliméricos, agentes de eliminación/antirredepósito de manchas de arcilla, sales de carga, hidrótropos, abrillantadores, supresores de jabonaduras, agentes elastificadores de estructuras, suavizantes de tejidos, tensioactivos hidrolizables, conservantes. antioxidantes, agentes antiencogimiento, germicidas, fungicidas, agentes contra el deslustre, agentes anticorrosión, fuentes de alcalinidad, agentes solubilizantes, vehículos, auxiliares de procesamiento, pigmentos, tintes, perfumes y agentes de control del pH. Por ejemplo, estos pueden incluir ingredientes blanqueadores tales como un reforzador del blanqueador de imina; fuentes de peróxido de hidrógeno tales como percarbonato y/o perborato, especialmente percarbonato recubierto con un material tal como una sal de carbonato y/o de sulfato, sal de silicato, borosilicato, y cualquier mezcla de los anteriores; perácido preformado, incluido perácido preformado en forma encapsulada; catalizadores de metales de transición; supresores de jabonaduras o sistemas supresores tales como supresores de jabonaduras basados en silicona y/o supresores de jabonaduras basados en ácidos grasos; suavizantes de tejidos tales como arcilla, silicona y/o compuestos de amonio cuaternario; floculantes tales como poli(óxido de etileno); inhibidores de transferencia de colorantes tales como polivinilpirrolidona, poli(N-óxido de 4-vinilpiridina) y/o copolímero de vinilpirrolidona y vinilimidazol; componentes para la integridad de tejidos tales como oligómeros producidos por la condensación de imidazol y epiclorhidrina; dispersantes de la suciedad y coadyuvantes antirredeposición de suciedad tales como poliaminas alcoxiladas y polímeros de etilenimina etoxilada; componentes antirredeposición, tales como poliésteres; polímeros de carboxilato tales como polímeros de ácido maleico o copolímeros de ácido maleico y acrílico; perfumes tales como microcápsulas de perfume; acordes encapsulados en almidón, perfumes depositados mediante pulverización; anillos de jabón; partículas estéticas; tintes; cargas como sulfato sódico, aunque se prefiere que la composición esté prácticamente exenta de cargas; sal de silicato como el silicato de sodio, incluidos el silicato de sodio 1.6R y 2.0R, o metasilicato sódico; copoliésteres de ácidos dicarboxílicos y dioles; polímeros celulósicos como metilcelulosa, carboximetilcelulosa, hidroxietoxicelulosa u otras celulosas alguílicas o alguilalcoxílicas; disolventes tales como 1,2-propanodiol, monoetanolamina; dietilenglicol, etanol y cualquier mezcla de los anteriores; hidrótropos tales como cumenosulfonato de sodio, xilenosulfonato de sodio, toluenosulfonato de sodio, y cualquiera de sus mezclas; ácidos orgánicos tales como ácido cítrico; y cualquier combinación de los mismos.

En otro aspecto preferido, la composición comprende uno o más tensioactivos, que pueden ser no iónicos incluidos los tensioactivos semipolares y/o aniónicos y/o catiónicos y/o de ion híbrido y/o anfolíticos y/o no iónicos semipolares y/o mezclas de los mismos. Los tensioactivos están presentes de forma típica a un nivel de 0,1 % a 60 % en peso o de 0,5 a 50 % en peso o 1 a 40 % en peso de la composición.

Cuando se incluyen en la anterior, la composición limpiadora contendrá normalmente de aproximadamente 1 % a aproximadamente 40 % de un tensioactivo aniónico tal como un alquilbencenosulfonato lineal, alfa-olefinsulfonato, alquilsulfato (sulfato de alcohol graso), etoxisulfato de alcohol, alcanosulfonato secundario, éster metílico de alfa-sulfoácido graso, ácido alquil o alquenilsuccínico o jabón.

Cuando se incluyen en la anterior, el agente limpiador contendrá normalmente de aproximadamente 0,2 % a aproximadamente 40 % de un tensioactivo no iónico tal como un alcohol etoxilado, nonilfenol etoxilado, alquilpoliglicósico, óxido de alquildimetilamina, monoetanolamida de ácido graso etoxilado, monoetanolamida de ácido graso, amida de ácido graso polihidroxilado, o derivados de N-acilo y N-alquilo de glucosamina ("glucamidas").

La composición limpiadora puede comprender una o más enzimas adicionales tales como una proteasa, una lipasa, una peroxidasa, otra enzima amilolítica, por ejemplo, otra alfa-amilasa, glucoamilasa, amilasa maltofénica, CGTasa y/o una celulasa, mananasa (tal como MANNAWAY™ de Novozymes, Dinamarca), pectinasa, pectato liasa, cutinasa, y/o lacasa.

En general, las propiedades de la enzima o enzimas seleccionadas deberán ser compatibles con el detergente seleccionado (es decir, pH óptimo, compatibilidad con otros ingredientes enzimáticos y no enzimático, etc.), y la enzima o enzimas deberán estar presentes en una cantidad eficaz.

Proteasas: Las proteasas adecuadas incluyen metaloproteasas y/o serina proteasas, incluidas serina proteasas neutras o alcalinas, tales como subtilisinas (EC 3.4.21.62). Las proteasas adecuadas incluyen las de origen animal, vegetal o microbiano. En un aspecto, dicha proteasa adecuada puede ser de origen microbiano. Las proteasas adecuadas incluyen mutantes modificados química o genéticamente de las proteasas adecuadas anteriormente mencionadas. En un aspecto, la proteasa adecuada puede ser una serina proteasa, tal como una proteasa alcalina microbiana o/y una proteasa de tipo tripsina. Los ejemplos de proteasas neutras o alcalinas adecuadas incluyen:

- (a) subtilisinas (EC 3.4.21.62), incluidas las derivadas de *Bacillus*, tales como *Bacillus lentus*, *B. alkalophilus*, *B. subtilis*, *B. amyloliquefaciens*, *Bacillus pumilus* y *Bacillus gibsonii* descritas en los documentos US-6.312.936 B1, US-5.679.630, US-4.760.025, US-7.262.042 y W009/021867.
- (b) proteasas de tipo tripsina o de tipo quimotripsina, tales como tripsina (por ejemplo, de origen porcino o bovino) incluidas la proteasa de *Fusarium* descrita en el documento WO 89/06270 y las proteasas de quimotripsina derivadas de *Cellumonas* descritas en los documentos WO 05/052161 y WO 05/052146.
- 10 (c) metaloproteasas, incluidas las derivadas de Bacillus amyloliquefaciens descritas en el documento WO 07/044993A2.
 - Las proteasas preferidas incluyen las derivadas de Bacillus gibsonii o Bacillus lentus.
- Las enzimas proteasas adecuadas comerciales incluyen las que se venden con los nombres comerciales Alcalase®, Savinase®, Primase®, Durazym®, Polarzyme®, Kannase®, Liquanase®, Liquanase Ultra®, Savinase Ultra®, Ovozyme®, Neutrase®, Everlase® y Esperase® de Novozymes A/S (Dinamarca), las que se venden con el nombre comercial Maxatase®, Maxacal®, Maxapem®, Properase®, Purafect®, Purafect Prime®, Purafect Ox®, FN3®, FN4®, Excellase® y Purafect OXP® de Genencor International, las que se venden con el nombre comercial Opticlean® y Optimase® de Solvay Enzymes, las comercializadas por Henkel/ Kemira, especialmente BLAP (secuencia mostrada en la Figura 29 de US-5.352.604 con las siguientes mutaciones S99D + S101 R + S103 A + V104I + G159S, a continuación en la memoria recibe el nombre de BLAP), BLAP R (BLAP con S3T + V4I + V199M + V205I + L217D), BLAP X (BLAP con S3T + V4I + V205I) y BLAP F49 (BLAP con S3T + V4I + A194P + V199M + V205I + L217D) todas de Henkel/Kemira; y KAP (subtilisina de Bacillus alkalophilus con mutaciones A230V + S256G + S259N) de Kao.
- Lipasas: Las lipasas adecuadas incluyen las de origen bacteriano o fúngico. Se incluyen los mutantes modificados químicamente u obtenidos mediante ingeniería de proteínas. Ejemplos de lipasas útiles incluyen lipasas de *Humicola* (sinónimo *Thermomyces*), por ejemplo, de *H. lanuginosa* (*T. lanuginosus*) como se describe en EP 258 068 y EP 305 216 o de *H. insolens* como se describe en WO 96/13580, una lipasa de *Pseudomonas*, por ejemplo, de *P. alcaligenes* o *P. pseudoalcaligenes* (EP 218 272), *P. cepacia* (EP 331 376), *P. stutzeri* (GB 1.372.034), *P. fluorescens*, *Pseudomonas sp.* cepa SD 705 (WO 95/06720 y WO 96/27002), *P. wisconsinensis* (WO 96/12012), una lipasa de *Bacillus*, por ejemplo, de *B. subtilis* (Dartois y col. (1993), Biochemica et Biophysica Acta, 1131, 253-360), *B. stearothermophilus* (JP-64/744992) o *B. pumilus* (WO 91/16422).
- La lipasa puede ser una "lipasa de primer ciclo" tal como la descrita en US-6.939.702 B1 y US-PA 2009/0217464. En un aspecto, la lipasa es una lipasa de primer lavado, preferiblemente una variante de la lipasa natural procedente de *Thermomyces lanuginosus* que comprende las mutaciones T231R y N233R. La secuencia natural es la de 269 aminoácidos (aminoácidos 23 291) del número de registro de Swissprot Swiss-Prot O59952 (obtenida de *Thermomyces lanuginosus* (*Humicola lanuginosa*)). Las lipasas preferidas incluirían las comercializadas con el nombre comercial Lipex®, Lipolex® y Lipoclean®. Celulasas: Las celulasas adecuadas incluyen las de origen bacteriano o fúngico. Se incluyen los mutantes modificados químicamente u obtenidos mediante ingeniería de proteínas. Las celulasas adecuadas incluyen celulasas de los géneros *Bacillus, Pseudomonas, Humicola, Fusarium, Thielavia, Acremonium*, p. ej., las celulasas fúngicas producidas a partir de Humicola insolens, Myceliophthora thermophila y *Fusarium oxysporum* descritas en US-4.435.307, US-5.648.263, US-5.691.178, US-5.776.757 y WO 89/09259.
- Celulasas: Las celulasas adecuadas incluyen las de origen bacteriano o fúngico. Se incluyen los mutantes modificados químicamente u obtenidos mediante ingeniería de proteínas. Las celulasas adecuadas incluyen celulasas de los géneros *Bacillus, Pseudomonas, Humicola, Fusarium, Thielavia, Acremonium*, p. ej., las celulasas fúngicas producidas a partir de *Humicola insolens, Myceliophthora thermophila* y *Fusarium oxysporum* descritas en US-4.435.307, US-5.648.263, US-5.691.178, US-5.776.757 y WO 89/09259.
 - Las celulasas especialmente adecuadas son las celulasas alcalinas o neutras que tienen ventajas de cuidado del color. Los ejemplos de estas celulasas son las celulasas descritas en EP-0 495 257, EP-0 531 372, WO 96/11262, WO 96/29397, WO 98/08940. Otros ejemplos son variantes de celulasas como las descritas en WO 94/07998, EP 0 531 315, US-5.457.046, US-5.686.593, US-5.763.254, WO 95/24471, WO 98/12307 y PCT/DK98/00299.
 - Las celulasas comercializadas incluyen CELLUZYME®, y CAREZYME® (Novozymes A/S), CLAZINASE®, y PURADAX HA® (Genencor International Inc.) y KAC-500(B)® (Kao Corporation).
- Peroxidasas/Oxidasas: Las peroxidasas/oxidasas incluyen las de origen vegetal, bacteriano o fúngico. Se incluyen los mutantes modificados químicamente u obtenidos mediante ingeniería de proteínas. Ejemplos de peroxidasas útiles incluyen peroxidasas de Coprinus, por ejemplo, de C. *cinereus*, y variantes de las mismas como las descritas en WO 93/24618, WO 95/10602 y WO 98/15257.
 - Las peroxidasas comerciales incluyen GUARDZYME® (Novozymes A/S).

65

55

Otras enzimas: Otras enzimas preferidas incluyen las pectato liasas vendidas con los nombres comerciales Pectawash®, Pectaway® y las manasas vendidas con los nombres comerciales Mannaway® (todas de Novozymes A/S, Bagsvaerd, Dinamarca), y Purabrite® (Genencor International Inc., Palo Alto, California).

La enzima o enzimas detersivas se pueden incluir en una composición detergente añadiendo por separado los aditivos que contienen una o más enzimas, o añadiendo un aditivo combinado que comprende todas estas enzimas. Un aditivo detergente de la invención, es decir, un aditivo separado o un aditivo combinado, se puede formular, por ejemplo, granulado, un líquido, una suspensión acuosa. Las formulaciones de aditivo detergente son granulados, en especial granulados sin polvo, líquidos, en particular líquidos estabilizados, o suspensiones acuosas.

Los granulados sin polvo se pueden producir, por ejemplo, según se describe en US-4.106.991 y en US-4.661.452, y opcionalmente pueden estar revestidos con métodos conocidos en la técnica. Los ejemplos de materiales de recubrimiento cerúleos son productos de poli(óxido de etileno) (polietilenglicol, PEG) que tienen pesos moleculares medios de 1000 a 20000; nonilfenoles etoxilados que tienen de 16 a 50 unidades de óxido de etileno; alcoholes grasos etoxilados en los que el alcohol contiene de 12 a 20 átomos de carbono y que tienen de 15 a 80 unidades de óxido de etileno; alcoholes grasos; ácidos grasos; y monoglicéridos y diglicéridos y triglicéridos de ácidos grasos. Los ejemplos de materiales de recubrimiento filmógenos adecuados para aplicar mediante técnicas de lecho fluidizado se proporcionan en GB-1483591. Las preparaciones líquidas de enzima pueden estabilizarse, por ejemplo, mediante la adición de un poliol tal como propilenglicol, un azúcar o alcohol azucarado, ácido láctico o ácido bórico según métodos establecidos. Pueden prepararse enzimas protegidas según el método descrito en EP 238.216.

La composición puede comprender un agente de matizado de tejidos. Los agentes de matizado de tejidos adecuados incluyen tintes, conjugados de tinte-arcilla, y pigmentos que preferiblemente satisfacen las necesidades del Método de ensayo 1 descrito más adelante en la presente memoria. Los tintes adecuados incluyen pequeñas moléculas de tinte y moléculas poliméricas. Los tintes de moléculas pequeñas adecuados incluyen tintes de pequeñas moléculas seleccionados del grupo que consiste en tintes que se encuentran en las clasificaciones de índice de color (C.I.) de Direct Blue, Direct Red, Direct Violet, Acid Blue, Acid Red, Acid Violet, Basic Blue, Basic Violet y Basic Red, o mezclas de los mismos, por ejemplo:

(1) Tintes azules directos de tipo tris-azo de fórmula

10

15

20

25

30

35

40

45

donde al menos dos de los anillos de naftilo A, B y C están sustituidos por un grupo sulfonato, el anillo C puede estar sustituido en la posición 5 por un grupo NH₂ o NHPh, X es un anillo de bencilo o naftilo sustituido con hasta 2 grupos sulfonato y puede estar sustituido en la posición 2 con un grupo OH y puede también estar sustituido con un grupo NH₂ o NHPh.

(2) Tintes directos violeta bis-azo de fórmula:

donde Z es H o fenilo, el anillo A está preferiblemente sustituido por un metilo y grupo metoxi en las posiciones indicadas mediante flechas, el anillo A puede también ser un anillo de tipo naftilo, el grupo Y es un anillo bencílico o un anillo naftílico, que está sustituido por un grupo sulfato y puede ser mono o disustituido por grupos metilo.

(3) Tintes ácidos azules o rojos de fórmula

donde X e Y deben ser, al menos uno de los dos, un grupo aromático. En un aspecto, tanto los grupos aromáticos pueden ser un grupo bencilo o naftilo sustituido que puede estar sustituido con grupos no solubles en agua como, por ejemplo, grupos alquilo o alcoxi o ariloxi, X e Y pueden no estar sustituidos con grupos solubles en agua como, por ejemplo, sulfonatos o carboxilatos. En otro aspecto, X es un grupo bencilo sustituido con un grupo nitro e Y es un grupo bencilo

(4) Tintes ácidos rojos de la estructura

5

10

15

20

25

O HN B N NH O SO₃.

donde B es un grupo naftilo o bencilo que puede estar sustituido con grupos no solubles en agua como, por ejemplo, grupos alquilo o alquiloxi o ariloxi, B puede no estar sustituido con grupos solubles en agua como, por ejemplo, sulfonatos o carboxilatos.

(5) Tintes dis-azo de la estructura

en donde X e Y, independientemente entre sí, son cada uno hidrógeno, alquilo C_1 - C_4 o alcoxi C_1 - C_4 , $R\alpha$ es hidrógeno o arilo, Z es alquilo C_1 - C_4 ; alcoxi C_1 - C_4 ; halógeno; hidroxilo o carboxilo, n es 1 o 2 y m es 0, 1 o 2, así como sales correspondientes de los mismos y mezclas de los mismos

(6) Tintes de trifenilmetano de las siguientes estructuras

$$SO_3Na$$
 CH_3CH_2
 N
 CH_2CH_3
 $N(CH_3)_2$
 $N(CH_$

y mezclas de los mismos. En otro aspecto, los tintes de moléculas pequeñas adecuados incluyen tintes de moléculas pequeñas seleccionados del grupo que consiste en los tintes de número, según Colour Index (Society of Dyers and Colourists, Bradford, Reino Unido): Direct Violet 9, Direct Violet 35, Direct Violet 48, Direct Violet 51, Direct Violet 66, Direct Violet 99, Direct Blue 1, Direct Blue 71, Direct Blue 80, Direct Blue 279, Acid Red 17, Acid Red 73, Acid Red 88, Acid Red 150, Acid Violet 15, Acid Violet 17, Acid Violet 24, Acid Violet 43, Acid Red 52, Acid Violet 49, Acid Blue 15. Acid Blue 17. Acid Blue 25. Acid Blue 29. Acid Blue 40. Acid Blue 45. Acid Blue 75. Acid Blue 80. Acid Blue 83. Acid Blue 90 y Acid Blue 113, Acid Black 1, Basic Violet 1, Basic Violet 3, Basic Violet 4, Basic Violet 10, Basic Violet 35, Basic Blue 3, Basic Blue 16, Basic Blue 22, Basic Blue 47, Basic Blue 66, Basic Blue 75, Basic Blue 159 y mezclas de los mismos. En otro aspecto, los tintes de moléculas pequeñas adecuados incluyen tintes de moléculas pequeñas adecuados seleccionados del grupo que consiste en los números, según Colour Index (Society of Dyers and Colourists, Bradford, Reino Unido): Acid Violet 17, Acid Violet 43, Acid Red 52, Acid Red 73, Acid Red 88, Acid Red 150, Acid Blue 25, Acid Blue 29, Acid Blue 45, Acid Blue 113, Acid Black 1, Direct Blue 1, Direct Blue 71, Direct Violet 51 y mezclas de los mismos. En otro aspecto, los tintes de moléculas pequeñas adecuados incluyen tintes de moléculas pequeñas adecuados seleccionados del grupo que consiste en los números, según Colour Index (Society of Dyers and Colourists, Bradford, Reino Unido): Acid Violet 17, Direct Blue 71, Direct Violet 51, Direct Blue 1, Acid Red 88, Acid Red 150, Acid Blue 29, Acid Blue 113 o mezclas de los mismos.

10

15

35

40

45

50

Los tintes poliméricos adecuados incluyen tintes poliméricos seleccionados del grupo que consiste en polímeros que contienen cromógenos conjugados (conjugados de tinte polimérico) y polímeros con cromógenos copolimerizados en la cadena principal del polímero y mezclas de los mismos.

En otro aspecto, los tintes poliméricos adecuados incluyen tintes poliméricos seleccionados del grupo que consiste en colorantes con elevada afinidad por el tejido comercializados con el nombre Liquitint® (Milliken, Spartanburg, South Carolina, EE. UU.), conjugados de tinte polimérico formados a partir de, al menos, un tinte reactivo y un polímero seleccionado del grupo que consiste en un resto hidroxilo, un resto amina primaria, un resto amina secundaria, un resto tiol y mezclas de los mismos. En otro aspecto adicional, los tintes poliméricos adecuados incluyen tintes poliméricos seleccionados del grupo que consiste en Liquitint® (Milliken, Spartanburg, South Carolina, EE. UU.) Violet CT, carboximetilcelulosa (CMC) conjugada con un tinte Reactive Blue, Reactive Violet o Reactive Red como, por ejemplo, CMC conjugado con los tintes de nombre, según el código C.I. Reactive Blue 19, comercializado por Megazyme, Wicklow, Irlanda, con el nombre de producto AZO-CM-CELLULOSE, código de producto S-ACMC, colorantes poliméricos de trifenilmetano alcoxilado, colorantes poliméricos de tiofeno alcoxilado, y mezclas de los mismos.

Los conjugados de tinte-arcilla adecuados incluyen conjugados de tinte-arcilla seleccionados del grupo que comprende, al menos, un tinte catiónico/básico y una arcilla de tipo esmectita, y mezclas de los mismos. En otro aspecto, los conjugados de tinte-arcilla adecuados incluyen conjugados de tinte-arcilla seleccionados del grupo que consiste en un tinte catiónico/básico seleccionado del grupo que consiste en C.I. Basic Yellow, del 1 al 108, C.I. Basic Orange, del 1 al 69, C.I. Basic Red, del 1 al 118, C.I. Basic Violet, del 1 al 51, C.I. Basic Blue, del 1 al 164, C.I. Basic Green, del 1 al 14, C.I. Basic Brown, del 1 al 23; C.I. Basic Black, del 1 al 11; y una arcilla seleccionada del grupo que consiste en arcilla de tipo montmorillonita, arcilla de tipo hectorita, arcilla de tipo saponita y mezclas de los mismos. En otro aspecto adicional, los conjugados de arcilla-tinte adecuados incluyen conjugados de arcilla-tinte seleccionados del grupo que consiste en: conjugado de montmorillonita Basic Blue B7 C.I. 42595, conjugado de montmorillonita Basic Blue B9 C.I. 52015, conjugado de montmorilonita Basic Violet V3 C.I. 42555, conjugado de montmorilonita Basic Green G1 C.I. 42040, conjugado de montmorilonita Basic Red R1 C.I. 45160, conjugado de montmorilonita C.I. Basic Black 2, conjugado de hectorita Basic Blue B7 C.I. 42595, conjugado de hectorita Basic Blue B9 C.I. 52015, conjugado de hectorita Basic Violet V3 C.I. 42555, conjugado de hectorita Basic Green G1 C.I. 42040, conjugado de hectorita Basic Red R1 C.I. 45160, conjugado de hectorita C.I. Basic Black 2, conjugado de saponita Basic Blue B7 C.I. 42595, conjugado de saponita Basic Blue B9 C.I. 52015, conjugado de saponita Basic Violet V3 C.I. 42555, conjugado de saponita Basic Green G1 C.I. 42040, conjugado de saponita Basic Red R1 C.I. 45160, conjugado de saponita C.I. Basic Black 2 y mezclas de los mismos.

Los pigmentos adecuados incluyen pigmentos seleccionados del grupo que consiste en flavantrona, indantrona, indantrona clorada que contiene de 1 a 4 átomos de cloro, pirantrona, dicloropirantrona, monobromodicloropirantrona, dibromodicloropirantrona, tetrabromopirantrona, diimida del ácido perilen-3,4,9,10-tetracarboxílico, en donde los grupos imida pueden ser no sustituidos o sustituidos por alquilo C1-C3 o un radical fenilo o heterocíclico, y en donde los radicales fenilo y heterocíclicos pueden, de forma adicional, llevar sustituyentes que no confieran solubilidad en agua, amidas del ácido antrapirimidincarboxílico, violantrona, isoviolantrona, pigmentos de tipo dioxazina, ftalocianina de cobre, que puede contener hasta 2 átomos de cloro por molécula, ftalocianina de policloro-cobre que contiene hasta 14 átomos de bromo por molécula y mezclas de los mismos.

En otro aspecto, los pigmentos adecuados incluyen pigmentos seleccionados del grupo que consiste en Ultramarine Blue (nombre C.I. Pigment Blue 29), Ultramarine Violet (C.I. Pigment Violet 15) y mezclas de los mismos.

Los agentes de matizado de tejidos anteriormente mencionados pueden usarse en combinación (puede usarse cualquier mezcla de agentes de matizado de tejidos). Pueden adquirirse agentes de matizado de tejidos adecuados de Aldrich, Milwaukee, Wisconsin, EE. UU.; Ciba Specialty Chemicals, Basel, Suiza; BASF, Ludwigshafen, Alemania; Dayglo Color Corporation, Mumbai, India; Organic Dyestuffs Corp., East Providence, Rhode Island, EE. UU.; Dystar, Frankfurt, Alemania; Lanxess, Leverkusen, Alemania; Megazyme, Wicklow, Irlanda; Clariant, Muttenz, Suiza; Avecia, Manchester, Reino Unido y/o según los ejemplos contenidos en la presente memoria. En US-7.208.459 B2 se describen agentes de matizado adecuados.

Método de ensayo 1

15

20

25

35

40

45

55

A continuación se indica un protocolo para definir si un material de tinte o de pigmento es un agente de matizado de tejidos para el fin de la presente invención:

- 1.) Llenar dos recipientes Tergotometer con 800 ml de agua de la red de suministro urbano de Newcastle upon Tyne, Reino Unido (~12 granos por galón americano de dureza total, suministrada por Northumbrian Water, Pity Me, Durham, Co. Durham, Reino Unido).
- 30 2) Insertar los recipientes Tergotometer, con la temperatura del agua controlada a 30 ℃ y la agitación fijada a 40 rpm durante el tiempo que dura el experimento.
 - 3) Añadir 4,8 g de detergente IEC-B (detergente tipo B para una lavadora de referencia base IEC 60456), suministrado por wfk, Brüggen-Bracht, Alemania, a cada recipiente.
 - 4) Al cabo de dos minutos, añadir 2,0 mg de colorante activo al primer recipiente.
 - 5) Al cabo de un minuto, añadir 50 g de camiseta de algodón liso (suministrado por Warwick Equest, Consett, County Durham, Reino Unido), cortado en muestras de 5 cm x 5 cm, a cada recipiente.
 - 6) Al cabo de 10 minutos, vaciar los recipientes y volverlos a llenar con agua fría (16 °C) con un grado de dureza de 14,4 grados de dureza Clark ingleses con una relación molar de calcio a magnesio de 3:1.
 - 7) Al cabo de 2 minutos de aclarado, retirar los tejidos.
 - 8) Repetir las etapas 3-7 durante tres ciclos más usando los mismos tratamientos.
 - 9) Recoger y tender los tejidos en un recinto cerrado durante 12 horas para que se sequen.
- 50 10) Analizar las muestras usando un espectrómetro Hunter Miniscan equipado con iluminante D65 y filtro de UVA para obtener valores Hunter a (eje rojo-verde) y Hunter b (eje amarillo-azul).
 - 11) Promediar los valores Hunter a y Hunter b para cada conjunto de tejidos. Si los tejidos tratados con colorante sometidos a valoración muestran una diferencia de tono promedio superior a 0,2 unidades en el eje a o en el eje b, se considera que es un agente de matizado de tejidos para el propósito de la invención.

La composición de limpieza puede comprender además aditivos reforzantes de la detergencia, tales como aditivos reforzantes de la detergencia de tipo carbonato, bicarbonato o silicatos, que pueden ser zeolitas tales como Zeolita A, Zeolita MAP (máximo aluminio de tipo P). Las zeolitas que pueden utilizarse para el lavado de ropa tienen preferiblemente la fórmula Na₁₂(AlO₂)₁₂(SiO₂)₁₂•27H₂O y el tamaño de partículas es usualmente entre 1-10 μm para la zeolita A y 0,7-2 μm para la zeolita MAP. Otros aditivos son el metasilicato sódico (Na₂SiO₃ • *n*H₂O o Na₂Si₂O₅ • *n* H₂O) fuertemente alcalino y preferiblemente utilizado en el lavado de vajilla. En realizaciones preferidas, la cantidad de aditivo reforzante de la detergencia puede ser superior a 5 %, superior a 10 %, superior a 20 %, superior a 30 %, superior a 40 % o superior a 50 %, y puede ser inferior a 80 %, 65 %. En un detergente para lavado de vajillas, el nivel de aditivo reforzante de la detergencia es de forma típica 40-65 %, especialmente 50-65 % o incluso 75-90 %.

La composición puede comprender un encapsulado. En un aspecto, un encapsulado comprende un núcleo una envoltura que tiene una superficie interior y una superficie exterior, encapsulando dicha envoltura dicho núcleo.

En un aspecto de dicho encapsulado, dicho núcleo puede comprender un material seleccionado del grupo que consiste en perfumes; abrillantadores; tintes; repelentes de insectos; siliconas; ceras; agentes saborizantes; vitaminas; agentes suavizantes de tejidos; agentes para el cuidado de la piel, en un aspecto, parafinas; enzimas; agentes antibacterianos; blanqueadores; estimulantes sensoriales; y mezclas de los mismos; y dicha envoltura puede comprender un material seleccionado del grupo que consiste en polietilenos; poliamidas; poliestirenos; poliisoprenos; policarbonatos; poliesteres; poliacrilatos; aminoplastos, en un aspecto, dicho aminoplasto puede comprender poliureas, poliuretano, y/o poliureauretano, en un aspecto, dicha poliurea puede comprender polioximetilenurea y/o melamina formaldehido; poliolefinas; polisacáridos, en un aspecto dicho polisacárido puede comprender algunato y/o quitosana; gelatina; goma laca; resinas epoxi; polímeros de vinilo; compuestos inorgánico insolubles en agua; silicona; y mezclas de los mismos.

En un aspecto de dicho encapsulado, dicho núcleo puede comprender perfume.

5

10

15

25

30

50

60

65

En un aspecto de dicho encapsulado, dicha envoltura puede comprender melamina formaldehido y/o melamina formaldehido reticulada.

En un aspecto, los encapsulados adecuados pueden comprender un material de núcleo y una envoltura, rodeando dicha envoltura al menos parcialmente dicho material de núcleo, que se describe. Al menos 75 %, 85 % o incluso 90 % de dichos encapsulados pueden tener una resistencia a la fractura de aproximadamente 0,2 MPa a aproximadamente 10 MPa, de aproximadamente 0,4 MPa a aproximadamente 5 MPa, de aproximadamente 0,6 MPa a aproximadamente 3,5 MPa, o incluso de aproximadamente 0,7 MPa a aproximadamente 3 MPa; y un escape de agente beneficioso de 0 % a aproximadamente 30 %, de 0 % a aproximadamente 20 %, o incluso de 0 % a aproximadamente 5 %.

En un aspecto, al menos 75 %, 85 % o incluso 90 % de dichos encapsulados pueden tener un tamaño de partículas de aproximadamente 1 micrómetros a aproximadamente 80 micrómetros, de aproximadamente 5 micrómetros a 60 micrómetros, de aproximadamente 10 micrómetros a aproximadamente 50 micrómetros, o incluso de aproximadamente 15 micrómetros a aproximadamente 40 micrómetros.

En un aspecto, al menos 75 %, 85 % o incluso 90 % de dichos encapsulados pueden tener un espesor de pared de la partícula de aproximadamente 30 nm a aproximadamente 250 nm, de aproximadamente 80 nm a aproximadamente 180 nm, o incluso de aproximadamente 100 nm a aproximadamente 160 nm.

En un aspecto, dicho material de núcleo de los encapsulados puede comprender un material seleccionado del grupo que consiste en una materia prima de perfume y/u opcionalmente un material seleccionado del grupo que consiste en aceite vegetal, que incluye aceites vegetales puros y/o mezclados incluidos aceite de ricino, aceite de coco, aceite de algodón, aceite de orujo de uva, colza, aceite de soja, aceite de maíz, aceite de palma, aceite de lino, aceite de cártamo, aceite de oliva, aceite de cacahuete, aceite de coco, aceite de almendra de palma, aceite de ricino, aceite de limón y mezclas de los mismos; ésteres de aceites vegetales, ésteres, incluidos adipato de dibutilo, ftalato de dibutilo, benciladipato de butilo, octiladipato de bencilo, fosfato de tricresilo, fosfato de trioctilo y mezclas de los mismos; hidrocarburos de cadena lineal o ramificada, incluidos aquellos hidrocarburos de cadena lineal o ramificada que tienen un punto de ebullición superior a aproximadamente 80 °C; terfenilos parcialmente hidrogenados, ftalatos de dialquilo, alquilbifenilo, incluido monoisopropilbifenilo, naftaleno alquilado, incluido dipropilnaftaleno, sustancias volátiles procedentes del petróleo incluidos queroseno, aceite mineral y mezclas de los mismos; disolventes aromáticos, incluidos benceno, tolueno y mezclas de los mismos; aceites de silicona; y mezclas de los mismos.

En un aspecto, dicho material de la pared de los encapsulados puede comprender una resina que incluye el producto de reacción de un aldehído y una amina, los aldehídos adecuados incluyen formaldehído. Las aminas adecuadas incluyen melamina, urea, benzoguanamina, glicolurilo, y mezclas de los mismos. Las melaminas adecuadas incluyen metilol melamina, metilol melamina metilada, iminomelamina y mezclas de los mismos. Las ureas adecuadas incluyen dimetilol urea, dimetilol urea metilada, urea-resorcinol, y mezclas de las mismas.

En un aspecto, los eliminadores de formaldehido adecuados se pueden emplear con los encapsulados, por ejemplo, en una suspensión acuosa de cápsulas y/o se añaden al producto de consumo antes, durante o después de añadir los encapsulados a dicho producto de consumo.

Las cápsulas adecuadas se pueden preparar siguiendo las enseñanzas de USPA 2008/0305982 A1; y/o de USPA 2009/0247449 A1. Alternativamente, las cápsulas adecuadas se pueden adquirir de Appleton Papers Inc. de Appleton, Wisconsin EE. UU.

Además, los materiales para fabricar los encapsulados anteriormente mencionados pueden obtenerse de Solutia Inc. (St Louis, Missouri, EE. UU.), Cytec Industries (West Paterson, New Jersey, EE. UU.), Sigma-Aldrich (St. Louis, Missouri EE. UU.), CP Kelco Corp. de San Diego, California, EE. UU.; BASF AG de Ludwigshafen, Alemania; Rhodia Corp. de Cranbury, Nueva Jersey, EE. UU.; Hercules Corp. de Wilmington, Delaware, EE. UU.; Agrium Inc. de Calgary, Alberta, Canadá, ISP de New Jersey EE. UU., Akzo Nobel de Chicago, IL, EE. UU.;

Stroever Shellac Bremen de Bremen, Alemania; Dow Chemical Company de Midland, MI, EE. UU.; Bayer AG de Leverkusen, Alemania; Sigma-Aldrich Corp., St. Louis, Missouri, EE. UU.

En un aspecto, la composición puede comprender un estabilizador de enzima seleccionado del grupo que consiste en (a) sales inorgánicas seleccionadas del grupo que consiste en sales de calcio, sales de magnesio y mezclas de las mismas; (b) carbohidratos seleccionados del grupo que consiste en oligosacáridos, polisacáridos y mezclas de los mismos; (c) inhibidores de la proteasa reversibles eficaces para masa seleccionados del grupo que consiste en ácido fenilborónico y derivados de los mismos; y (d) mezclas de los mismos.

5

15

20

25

45

50

55

60

- 10 En otra realización, la composición comprende: (1) inhibidores de la proteasa reversibles tales como un compuesto que contiene boro; (2) 1-2 propano diol; (3) formiato cálcico y/o formiato sódico; y (4) cualquier combinación de los mismos.
 - En un aspecto, la composición puede comprender un estructurante seleccionado del grupo que consiste en diglicéridos y triglicéridos, celulosa microcristalina con diestearato de etilenglicol, materiales de tipo celulósico, microfibra de celulosa, biopolímeros, goma xantano, goma gellan y mezclas de los mismos.
 - El detergente puede comprender uno o más polímeros. Ejemplos son carboximetilcelulosa, poli(vinil-pirrolidona), poli(etilenglicol), poli(alcohol vinílico), poli(vinilpiridina-N-óxido), poli(vinilmidazol), policarboxilatos tales como poliacrilatos, copolímeros de ácido maleico/acrílico y copolímeros de metacrilato de laurilo/ácido acrílico.
 - El detergente puede incluir un sistema blanqueador, que puede comprender una fuente de H_2O_2 tal como perborato o percarbonato que puede combinarse con un activador del blanqueador formador de perácido tal como una tetraacetiletilendiamina o nonanoiloxibencenosulfonato. Alternativamente, el sistema blanqueador puede comprender peroxiácidos de tipo, por ejemplo, la amida, imida, o sulfona.
 - En general, cuando se utiliza un agente blanqueante, las composiciones de la presente invención pueden comprender de aproximadamente 0,1 % a aproximadamente 50 % o incluso de aproximadamente 0,1 % a aproximadamente 25 %, de agente blanqueante en peso de la composición de la invención limpiadora.
- 30 Las variantes de la enzima de la invención se pueden estabilizar usando agentes estabilizantes convencionales, y/o inhibidores de la proteasa por ejemplo, un poliol tal como propilenglicol o glicerol, un azúcar o alcohol azucarado, sales tales como cloruro sódico y cloruro potásico, ácido láctico, ácido fórmico, ácido bórico, o un derivado de ácido bórico, por ejemplo, un éster de borato aromático, o un derivado del ácido fenilborónico tal como ácido 4-formilfenil borónico, o un aldehído péptido tal como aldehídos di-, tri- o tetrapéptidos o análogos de aldehído (bien en la forma de B1-B0-R en donde, R es H, CH3, CX3, CHX2, o CH2X (X=halógeno), B0 es un resto de aminoácido simple 35 (preferiblemente con una cadena lateral alifática o aromática opcionalmente sustituida); y B1 consiste en uno o más residuos de aminoácidos (preferiblemente uno, dos o tres) que comprende opcionalmente un grupo protector de extremo N, o como se describe en WO09118375, WO98/13459) o un inhibidor de proteasa de tipo proteico tal como RASI, BASI, WASI (inhibidores bifuncionales de alfa-amilasa/subtilisina de arroz, cebada y trigo) o CI2 o SSI. La 40 composición se puede formular como se describe en, por ejemplo, WO 92/19709 y WO 92/19708 o US-6472364. En algunas modalidades, las enzimas empleadas en la presente invención se estabilizan por la presencia de fuentes solubles en agua de zinc (II), calcio (II) y/o iones (II) magnesio en las composiciones terminadas que proporcionan dichos iones a las enzimas, así como además otros iones de metal (p. ej., bario (II), escandio (II), hierro (II), manganeso (II), aluminio (III), estaño (II), cobalto (II), cobre (II), níquel (II), y oxovanadio(IV)).
 - La composición puede incluir además otros ingredientes detergentes convencionales tales como, por ejemplo, acondicionadores de tejidos incluidos arcillas, reforzadores de espuma, supresores de jabonaduras, agentes anticorrosión, agentes suspensores de la suciedad, agentes antirredeposición de la suciedad, tintes, bactericidas, abrillantadores ópticos, hidrótropos, inhibidores del deslustre, disolventes orgánicos tales como etanol o perfumes. Además, el detergente podría incluir un pretratante o un reforzador, que se añade al lavado para aumentar el nivel general de limpieza; algunos de estos aditivos también se pueden utilizar como un agente de pretratamiento aplicado a la tela antes de la etapa de lavado.
 - Se contempla en este momento que se puede añadir a las composiciones detergentes cualquier enzima, en particular la enzima de la invención, en una cantidad correspondiente a 0,001-100 mg de proteína enzimática por litro de solución de lavado, preferiblemente 0,005-5 mg de proteína enzimática por litro de solución de lavado, más preferiblemente 0,01-1 mg de proteína enzimática por solución de lavado y en particular 0,1-1 mg de proteína enzimática por litro de solución de lavado. Sin embargo, las composiciones de la presente invención comprenden al menos 0,0001 a aproximadamente 0,1 % en peso de proteína enzimática pura, tal como de aproximadamente 0,0001 % a aproximadamente 0,01 %, de aproximadamente 0,001 % a aproximadamente 0,01 % o de aproximadamente 0,001 % a aproximadamente 0,01 %. Sin embargo, cuando se utiliza una enzima formulada, la composición detergente comprende de aproximadamente 0,02 % a aproximadamente 20 % en peso, tal como de aproximadamente 0,05 % a aproximadamente 15 % en peso, o de aproximadamente 0,05 % a aproximadamente 3 %.
- 65 Las variantes de alfa-amilasa útiles en la presente invención pueden incorporarse adicionalmente a las formulaciones detergentes descritas en WO 97/07202.

La composición detergente de la invención puede estar en cualquier forma conveniente, por ejemplo, una barra, un comprimido, un polvo, un gránulo, una pasta, un gel o un líquido. La composición puede ser un agente limpiador universal "de limpieza intensiva", una forma de pasta universal, un tipo líquido de limpieza intensiva, un líquido para tejidos delicados, un agente para el lavado manual de vajillas, un agente para lavado de vajillas de acción suave, un tipo muy espumante, un agente para lavavajillas automático, diferentes pastillas, un granulado para lavado de vajillas, un líquido para lavado de vajillas, y un producto de tipo auxiliar de enjuague. La composición puede incluir también envases en dosis unitaria, incluidos los conocidos en la técnica y los que son solubles en agua, insolubles en agua y/o permeables en agua. Un detergente líquido puede ser acuoso, conteniendo de forma típica un máximo de 70 % de agua y 0-30 % de disolvente orgánico, o bien no acuoso o bien una solución que contenía más de 0,5 g/l de la composición detergente.

La composición de la invención se puede formular, por ejemplo, como una composición detergente para lavado de ropa a mano o a máquina, incluida una composición aditiva para lavado de ropa adecuada para el pretratamiento de telas manchadas y una composición suavizante de tejidos añadida durante el aclarado, o bien formulada como una composición detergente para usar en operaciones de limpieza doméstica general de superficies duras, o bien se puede formular para operaciones de lavado de vajillas a mano o a máquina. El detergente puede ser una forma pulverulenta o granulada, o puede estar en la forma de un líquido, gel o pasta o bien en forma de un producto en dosis unitaria tal como una pastilla o una bolsa, incluidas las bolsas multicompartimentales, o bien el detergente puede estar en la forma de una lámina.

20 Ejemplo de composición detergente para lavado de ropa

5

10

15

Las siguientes son composiciones detergentes líquidas para lavado de ropa especialmente adecuadas para lavadoras de carga superior (1 y 2) y lavadoras de carga frontal (3), respectivamente.

Ingrediente		Composición		
	(% en peso de la composiciór			
	1	2	3	
Alquiletoxi(1,8)sulfato C ₁₂₋₁₅	14,7	11,6		
Alquilbenceno sulfonato C _{11,8}	4,3	11,6	8,3	
Alquilsulfato ramificado C ₁₆₋₁₇	1,7	1,29		
Alquil C ₁₂₋₁₄ 9-etoxilato	0,9	1,07		
Óxido de dimetilamina C ₁₂	0,6	0,64		
Ácido cítrico	3,5	0,65	3	
Ácido graso C ₁₂₋₁₈	1,5	2,32	3,6	
Borato sódico (Bórax)	2,5	2,46	1,2	
Alquil C ₁₂₋₁₄ etoxi 3 sulfato sódico			2,9	
Alquil C ₁₄₋₁₅ 7-etoxilato			4,2	
Alquil C ₁₂₋₁₄ 7-etoxilato			1,7	
Formato de calcio	0,09	0,09		
Un compuesto que tiene la siguiente estructura general: bis $((C_2H_5O)(C_2H_4O)n)(CH_3)-N^+-C_xH_{2X}-N^+-(CH_3)-bis((C_2H_5O)(C_2H_4O)n)$, en donde $n=$ de 20 a 30, y x = de 3 a 8, o variantes sulfatadas o sulfonadas del mismo			1,2	
Copolímero de injerto al azar ¹		1,46	0,5	
Polietilenimina etoxilada ²	1,5	1,29		
Ácido dietilentriamino pentaacético	0,34	0,64		
Ácido dietilentriamina penta(metilenfosfónico)			0,3	
Tinopal AMS-GX		0,06		
Tinopal CBS-X	0,2	0,17		
Polímero de limpieza de grasa alcoxilado anfifílico ³	1,28	1	0,4	
Etanol	2	1,58	1,6	
Propilenglicol	3,9	3,59	1,3	
Dietilenglicol	1,05	1,54		
Polietilenglicol	0,06	0,04		
Monoetanolamina	3,05	2,41	0,4	
NaOH	2,44	1,8		
Sulfonato de cumeno sódico			1	
Formiato sódico		0,11		
Amilasas de esta invención (25 mg/g de sustancia activa)	0,4	0,7	0,5	

Agua, componentes estéticos (Tintes, perfumes) y componente	es Re	esto	Resto	Resto
minoritarios (enzimas, disolventes, estructurantes)				

- El copolímero de injerto al azar es un copolímero de poli(óxido de etileno) injertado con acetato de polivinilo que tiene una cadena principal de poli(óxido de etileno) y múltiples cadenas laterales de acetato de polivinilo. El peso molecular de la cadena principal del poli(óxido de etileno) es de aproximadamente 6000 y la relación de peso del poli(óxido de etileno) a acetato de polivinilo es de aproximadamente 40 a 60 y no hay más de 1 punto de injerto por 50 unidades de óxido de etileno.
- Polietilenimina (PM = 600) con 20 grupos etoxilados por -NH.
- 3 El polímero de limpieza de grasa anfifílico alcoxilado es una polietilenimina (PM = 600) con 24 grupos etoxilato por -NH y 16 grupos propoxilato por -NH

10 Ejemplos de detergentes para lavavajillas

5

Los siguientes ejemplos 4-8 de detergentes para lavavajillas son en forma de geles.

	4	5	6	7	8
	(% en peso)				
Agente humectante ¹	1,0	1,3	0,8	1	0,9
Benzoato sódico (33 % de sustancia activa)	0,61	0,61	0,61	0,6	0,6
Goma de xantano	1,0	0,8	1,2	1	1,1
Sulfato de sodio	10,0	10,0	10,0	8	10
Perfume	0,03	0,05	0,03	0,06	0,1
Silicato de sodio	0	0	0	0	2
Ácido cítrico (50 % de sustancia activa)	12,5	0	11	0	12
GLDA	0	7	0	8	0
Savinase Ultra XL (44 mg de sustancia activa/g) ²	0,7	0	0,3	0	0
Ácido 4-formilfenilborónico	0	0	0,05	0	0
Proteasa encapsulada (10 mg/g) ³	0,0	2,0	0,0	0	0
FN3 líquido (48 mg de sustancia activa/g)4	0,0	0,0	0	0,6	0
Pellets de Proteasa (123 mg de sustancia activa/g) ⁴	0	0	0	0	0,5
Etanol	0,0	0,0	0	0,3	0
Hidróxido de potasio (45 % activo)	14,6	14,6	14,6	14	0
Cloruro cálcico (25 % de sustancia activa)	1,8	1,8	1,8	1,1	0,4
Tinte	0,05	0,05	0,05	0,05	0,02
Proxcel GXL™ (19 % de sustancia activa) ⁸	0,05	0,05	0,05	0,05	0,05
Acusol™ 820 ⁹	0,34	0,34	0,3	0,35	0,3
Acusol™ 425N (50 % de sustancia activa) ⁹	3,0	3,0	3,5	2,5	2
Amilasas de esta invención (25 mg/g de sustancia activa) ²	0,2	0,5	0,4	0,3	0,1
Agua y otros ingredientes adyuvantes:	Resto hasta 100 %				

- Comercializado con el nombre comercial Polytergent® SLF-18 por BASF, Ludwigshafen, Alemania.
- 15 ² Comercializado por Novozymes, Dinamarca.
 - Proteasa encapsulada de esta invención
 - 4 Comercializado por Genencor International, California, EE. UU. Los pellets de proteasa adecuados son comercializados con los nombres comerciales FN3® y Properase®.
 - 6 Comercializado por Alco Chemical, Tennessee, EE. UU.
- Un polímero adecuado de este tipo es comercializado con el nombre comercial Aqualic TL de Nippon Shokubai, Japón.
 - 8 Comercializado por Arch Chemicals Incorporated, Smyrna, Georgia, EE. UU.
 - 9 Comercializado por Rohm and Haas, Philadelphia, Pennsylvania, EE. UU.

2.0R Silicate es suministrado por PQ Corporation, Malvern, PA, EE. UU.

El carbonato sódico es comercializado por Solvay, Houston, Texas, EE. UU.

5 Percarbonato sódico (2Na₂CO₃.3H₂O₂) suministrado por Solvay, Houston, Texas, EE. UU.

El hidroxietano-difosfonato (HEDP) es suministrado por Dow Chemical, Midland, Michigan, EE. UU.

Composiciones detergentes para vajillas

10

La enzima de la invención también puede utilizarse en composiciones detergentes para lavado de vajillas, incluidas las siguientes:

1) Composición para lavado de vajillas automático en polvo

15

Tensioactivo no iónico	0,4 - 2,5 %
Metasilicato sódico	0 -20 %
Disilicato de sodio	3 -20 %
Trifosfato sódico	0 - 40 %
Carbonato sódico	0-20 %
Perborato sódico	2 - 9 %
Tetraacetiletilendiamina (TAED)	1 - 4 %
Sulfato sódico	5 - 33 %
Enzimas	0,0001 -0,1 %

2) Composición para lavado de vajillas automático en polvo

Tensioactivo no iónico (p. ej., etoxilato de alcohol)	1 - 2 %
Disilicato de sodio	2 - 30 %
Carbonato sódico	10- 50 %
Fosfonato sódico	0-5%
Citrato trisódico deshidratado	9- 30 %
Acetato de nitrilotrisodium (NTA)	0- 20 %
Monohidrato de perborato sódico	5-10 %
Tetraacetiletilendiamina (TAED)	1-2%
Polímero de poliacrilato (p. ej., copolímero de ácido maleico/ácido	6- 25 %
acrílico)	
Enzimas	0,0001 - 0,1 %
Perfume	0,1 - 0,5 %
Agua	5-10

20 3) Composición para lavado de vajillas automático en polvo

Tensioactivo no iónico	0,5 - 2,0 %
Disilicato de sodio	25- 40 %
Citrato sódico	30- 55 %
Carbonato sódico	0- 29 %
Bicarbonato sódico	0- 20 %
Monohidrato de perborato sódico	0- 15 %
Tetraacetiletilendiamina (TAED)	0- 6 %
Copolímero de ácido maleico/ ácido acrílico	0- 5 %
Arcilla	1-3%
Ácidos de poliamina	0- 20 %
Poliacrilato de sodio	0-8%
Enzimas	0,0001 - 0,1 %

4) Composición para lavado de vajillas automático en polvo

Tensioactivo no iónico	1-2%
Zeolita MAP	0- 42 %
Disilicato de sodio	0- 34 %
Citrato sódico	0-12 %
Carbonato sódico	0- 20 %
Monohidrato de perborato sódico	7-15 %
Tetraacetiletilendiamina (TAED)	0- 3 %
Polímero	0- 4 %
Copolímero de ácido maleico/ácido acrílico	0- 5 %
Fosfonato orgánico	0- 4 %
Arcilla	1-2%
Enzimas	0,0001 -0,1 %
Sulfato sódico	Resto

5) Composición para lavado de vajillas automático en polvo

Tensioactivo no iónico	1 - 7 %
Disilicato de sodio	18-30 %
Citrato trisódico	10 - 24 %
Carbonato sódico	12 - 20 %
Monopersulfato (2 KHSO ₅ .KHSO ₄ .K ₂ SO ₄)	15-21 %
Estabilizante del blanqueador	0,1- 2 %
Copolímero de ácido maleico/ácido acrílico	0 - 6 %
Pentaacetato de dietilentriamina, sal pentasódica	0- 2,5 %
Enzimas	0,0001 - 0,1 %
Sulfato sódico, agua	Resto

5 6) Composición de lavado de vajillas en polvo y líquida con sistema tensioactivo de limpieza

Tensioactivo no iónico	0- 1,5 %
N-óxido de octadecil dimetilamina dihidrato	0 - 5 %
Mezcla 80:20 C 18/C16 en peso de N-óxido de octadecil	0 - 4 %
dimetilamina dihidrato y N-óxido de hexadecildimetilamina	
l l	0- 5 %
bis(hidroxietil)amina anhidro y N-óxido de hexadecil	
bis(hidroxietil)amina anhidro	
Alquil etoxisulfato C_{13} - C_{15} con un grado promedio de etoxilación de 3	0 -10 %
Alquil etoxisulfato C ₁₂ -C ₁₅ con un grado promedio de etoxilación de 3	0 - 5 %
Alcohol etoxilado C_{13} - C_{15} con un grado promedio de etoxilación de 12	0 - 5 %
Una mezcla de alcoholes etoxilados C ₁₂ -C ₁₅ con un grado promedio de etoxilación de 9	0 - 6,5 %
Una mezcla de alcoholes etoxilados C ₁₃ -C ₁₅ con un grado promedio	0 - 4 %
de etoxilación de 30	
Disilicato de sodio	0 - 33 %
Tripolifosfato de sodio	0 - 46 %
Citrato sódico	0 - 28 %
Ácido cítrico	0 - 29 %
Carbonato sódico	0 - 20 %
Monohidrato de perborato sódico	0-11,5 %
Tetraacetiletilendiamina (TAED)	0 - 4 %
Copolímero de ácido maleico/ácido acrílico	0 - 7,5 %
Sulfato sódico	0 - 12,5 %
Enzimas	0,0001 - 0,1 %

⁷⁾ Composición líquida para lavado de vajillas automático no acuosa

Tensioactivo no iónico líquido (p. ej., etoxilados de alcohol)	2,0-10,0 %
Silicato de metal alcalino	3,0-15,0 %
Fosfato de metal alcalino	0- 40,0 %
Vehículo líquido seleccionado de glicoles, poliglicoles, polióxidos, glicoléteres superiores	25,0- 45,0 %
Estabilizante (p. ej., un éster parcial de ácido fosfórico y un alcanol C_{16} - C_{18})	0,5- 7,0 %
Supresor de la espuma (p. ej., silicona)	0- 1,5 %
Enzimas	0,0001 - 0,1 %

8) Composición líquida de lavado de vajillas no acuosa

Tensioactivo no iónico líquido (p. ej., etoxilados de alcohol)	2,0-10,0 %
Silicato de sodio	3,0- 15,0 %
Carbonato de metal alcalino	7,0- 20,0 %
Citrato sódico	0,0- 1,5 %
Sistema estabilizante (p. ej., mezclas de silicona finamente dividida y dialquil poliglicol éteres de bajo peso molecular)	0,5- 7,0 %
Polímero de poliacrilato de bajo peso molecular	5,0 -15,0 %
Espesante de gel de arcilla (p. ej., bentonita)	0,0-10,0 %
Polímero de hidroxipropilcelulosa	0,0- 0,6 %
Enzimas	0,0001 - 0,1 %
Vehículo líquido seleccionado de glicoles, poliglicoles, polióxidos, y glicoléteres superiores	Resto

5 9) Composición líquida tixotrópica para lavado de vajillas automático

Ácido graso C ₁₂ -C ₁₄	0 – 0,5 %
Tensionactivo de copolímero en bloques	1,5-15,0 %
Citrato sódico	0 - 12 %
Tripolifosfato de sodio	0 -15 %
Carbonato sódico	0 - 8 %
Triestearato de aluminio	0- 0,1 %
Cumenosulfonato de sodio	0- 1,7 %
Espesante de poliacrilato	1,32- 2,5 %
Poliacrilato de sodio	2,4- 6,0 %
Ácido bórico	0 - 4,0 %
Formiato sódico	0 - 0,45 %
Formato de calcio	0- 0,2 %
N-decidifenilóxido disulfonato sódico	0 - 4,0 %
Monoetanolamina (MEA)	0- 1,86 %
Hidróxido sódico (50 %)	1,9- 9,3 %
1,2-propanodiol	0- 9,4 %
Enzimas	0,0001 - 0,1 %
Supresor de las jabonaduras, tinte, perfumes, agua	Resto

10) Composición líquida para lavado de vajillas automático

Alcohol etoxilado	0 - 20 %
Sulfonato de éster de ácido graso;	0 - 30 %
Sulfato de dodecilo sódico	0 - 20 %
Alquilpoliglucósido	0 - 21 %
Ácido oléico	0 -10 %
Disilicato sódico monohidratado	0 - 33 %
Citrato sódico dihidratado	0 - 33 %
Estearato sódico	0 - 2,5 %
Monohidrato de perborato sódico	0 -13 %
Tetraacetiletilendiamina (TAED)	0-8%

Copolímero de ácido maleico/ácido acrílico	4- 8 %
Enzimas	0,0001 - 0,1 %

11) Composición líquida para lavado de vajillas automático que contiene partículas de blanqueador protegidas

Silicato de sodio	5 -10 %
Pirofosfato tetrapotásico	0 - 25 %
Trifosfato sódico	0 - 2 %
Carbonato potásico	4- 8 %
Partículas de blanqueador protegido, por ejemplo, cloro	5 - 10 %
Espesante polimérico	0,7- 1,5 %
Hidróxido de potasio	0 - 2 %
Enzimas	0,0001 - 0,1 %
Agua	Resto

- 5 12) Composiciones para lavado de vajillas automático como se describe en 1), 2), 3), 4), 6) y 10), en donde el perborato 5 se sustituye por percarbonato.
- 13) Composiciones para lavado de vajillas automático como se describe en 1) 6) que de forma adicional contienen un catalizador de manganeso. El catalizador de manganeso puede, por ejemplo, ser uno de los compuestos descritos en "Efficient manganese catalysts for low-temperature bleaching", Nature, 369, 1994, pp. 637-639.

La presente invención está también dirigida a métodos de uso de composiciones que comprenden las variantes de alfa-amilasa para la limpieza.

La alfa-amilasa variante según la reivindicación 1 se incorpora a composiciones detergentes, por ejemplo a composiciones detergentes para lavado de ropa, por ejemplo composiciones detergentes para lavado doméstico de ropa, especialmente composiciones detergentes líquidas para lavado de ropa. Especialmente, la composición detergente comprende al menos un agente quelante y la composición detergente comprende adyuvantes/ingredientes detergentes convencionales tales como tensioactivos (aniónicos, catiónicos, no iónicos, de ion híbrido, anfóteros), aditivos reforzantes de la detergencia, blanqueadores, polímeros, otras enzimas y otros ingredientes, p. ej., como se describe en W02007/130562 y W02007/149806. Por tanto, en un aspecto útil de la presente invención, se proporciona un método de limpieza que comprende añadir a un proceso de limpieza una composición según la invención. En realizaciones preferidas, dicho proceso de limpieza se selecciona del grupo que consiste en al menos una etapa de limpieza en un proceso de limpieza de lavado de ropa, lavado de vajillas, industrial o institucional.

Debido a su actividad en valores de pH alcalinos, las α-amilasas de la invención son muy adecuadas para su uso en diversos procesos industriales, en particular, la enzima encuentra posibles aplicaciones como componente en composiciones detergentes para lavado, lavado de vajillas y limpieza de superficies duras, pero también puede ser útil en la producción de edulcorantes y etanol a partir de almidón. Las condiciones para los procesos convencionales de conversión de almidón y procesos de licuefacción y/o sacarificación se describen, por ejemplo, en las publicaciones de patente US-3.912.590 y en las publicaciones de patente EP 252.730 y 63.909.

Materiales y métodos

35 Enzimas:

25

30

40

SP722: Id. de sec. n. °: 6, comercializada por Novozymes, y descrita en WO 95/26397.

SP707 o n.°707: ld. de sec. n.°8

AA560: ld. de sec. n. ° 10

Métodos generales de biología molecular:

Salvo que se indique lo contrario, las manipulaciones y transformaciones de ADN se llevan a cabo utilizando métodos estándar de biología molecular (Sambrook y col. (1989); Ausubel y col. (1995); Harwood and Cutting (1990).

Fermentación de alfa-amilasas y variantes

La fermentación puede llevarse a cabo mediante métodos bien conocidos en la técnica o del siguiente modo. Una cepa de *B. subtilis* que contiene el plásmido de expresión relevante se siembra sobre una placa de medio CL con un

antibiótico relevante, y se cultiva durante la noche a 37 ℃. Las colonias se transfieren a 100 ml de medio BPX suplementado con un antibiótico relevante (por ejemplo, cloranfenicol a 10 mg/1) en un matraz de agitación de 500 ml.

Composición del medio BPX:

5

10

15

20

Almidón de patata	100	g/1
Harina de cebada	50	g/1
BAN 5000 SKB	0,1	g/1
Caseinato sódico	10	g/1
Harina de semilla de soja	20	g/1
Na ₂ HPO ₄ , 12 H ₂ O	9	g/1
Agente antiespumante	0,1	g/1

El cultivo se agita a 37 °C a 270 rpm durante 4 a 5 días.

Las células y residuos celulares se retiran del caldo de fermentación por centrifugación a 4.500 rpm en 20-25 minutos. Posteriormente, el sobrenadante se filtra para obtener una solución completamente transparente. El filtrado se concentra y se lava sobre un filtro de UF (una membrana de corte 10.000) y el tampón se cambia a acetato 20 mM a pH 5,5, por ejemplo, mediante diálisis o filtración en gel. El filtrado de UF se aplica en una S-sepharose F.F. (General Electric, Intercambio de cationes, Matriz: agarosa reticulada, grupo funcional: -OCH₂CHOHCH₂OCH₂CH₂CH₂SO₃) y la elución se lleva a cabo mediante elución por etapas con NaCl 0,2 M en el mismo tampón. El eluato se dializa frente a Tris 10 mM (2-amino-2-hidroximetil-propano-1,3-diol), pH 9,0 y se aplica en una Q-sepharose F.F.(General Electric, intercambio aniónico, matriz: agarosa reticulada, grupo funcional: -OCH₂CHOHCH₂OCH₂CHOHCH₂N⁺(CH₃)₃) y se eluye con un gradiente lineal de NaCl 0-0,3 M con 6 volúmenes de columna. Se recogen las fracciones, que contienen la actividad (medida mediante el ensayo EnzCheck), se ajusta el pH a pH 7,5 y se elimina el color restante mediante un tratamiento con carbón activo al 0,5 % p/vol. en 5 minutos. Puede además ser ventajoso añadir otra etapa de cambio de tampón, p. ej., mediante diálisis o filtración en gel a un sistema de tampón que no afecta al resultado del lavado en sí mismo, p. ej., a un tampón EPPS, un tampón glicina, un tampón acetato o similares, preferiblemente con una pequeña concentración de calcio (p. ej., 0,1 mM) para estabilizar la amilasa durante el almacenamiento y aproximadamente un 0,01 % de Triton X-100 para reducir el riesgo de adsorción de proteína enzimática a recipientes y pipetas.

25 Detergente modelo

Composición de detergente modelo A:

Compuesto	Cantidad g/100 g	ingrediente activo %
	Tensioactivos	
Na-LAS (92 %) (Nacconol 90G) (aniónico) (alquilbencenosulfonato lineal)	10,87	10
STEOL CS-370E (70 %) (aniónico), CH ₃ (CH ₂) _m - (OCH ₂ CH ₂) ₃ -OSO ₃ -, donde m=11-13	7,14	5
Bio-soft N25-7 (99,5 %) (no iónico): CH ₃ (CH ₂) _m - (OCH ₂ CH ₂) ₇ -OH, donde y m=11-14	5	5
Ácido oleico (ácido graso)	2	2
	Disolventes	
H₂O	62	65
Etanol	0,5	0,5
STS [p-tolueno sulfonato sódico (40 %)]	3,75	1,5
Monopropilenglicol	2	2
	Aditivo reforzante de la detergencia	
Citrato trisódico	4	4
Trietanolamina (TEA)	0,5	0,5
	Estabilizante	
Ácido bórico	1,5	1,5
	Componentes minoritarios	
NaOH 10 N (para ajuste a pH 8,5)	0,8	0,8

Composición de detergente modelo B:

Compuesto	Cantidad g/100 g	ingrediente activo %
	Tensioactivos	
Na-LAS (92 %) (Nacconol 90G) (aniónico)	10,87	10
STEOL CS-370E (70 %) (aniónico)	7,14	5
Bio-soft N25-7 (99,5 %) (no iónico)	5	5
Ácido oleico (ácido graso)	2	2
	Disolventes	
H ₂ O	62	65
Etanol	0,5	0,5
STS [p-tolueno sulfonato sódico (40 %)]	3,75	1,5
Monopropilenglicol	2	2
	Aditivo reforzante de la detergencia	
Ácido dietilentriamino pentaacético (DTPA)	1,5	1,5
Trietanolamina (TEA)	0,5	0,5
	Estabilizante	
Ácido bórico	1,5	1,5
	Componentes minoritarios	
NaOH 10 N (para ajuste a pH 8,0)	0,8	0,8

5 Ensayo de medición de iones calcio libres

El siguiente ensayo puede utilizarse para la medición de iones calcio libres en solución y por tanto para la determinación de la capacidad de los agentes quelantes (quelantes) para reducir la concentración de iones calcio libres (Ca^{2+}) de, p. ej., 2,0 mM a 0,10 mM a pH 8.

Principio de ensayo:

Se añaden diversas cantidades de quelantes a una solución de Ca⁺² 2,0 mM y la concentración de Ca⁺² libres se determina utilizando un electrodo selectivo de iones calcio a pH y temperatura fijos. La concentración de quelante necesaria para reducir la concentración de calcio libre de 2,0 mM a 0,10 mM puede determinarse a partir de una representación de la concentración de calcio libre medida frente a la concentración de quelante. En el presente ensayo, la concentración de quelante necesaria para reducir la concentración de calcio libre de 2,0 mM a 0,10 mM se mide a pH 8, a 21 °C, en cloruro potásico y EPPS 49 mM.

20 Soluciones:

10

15

Solución de electrolito: Cloruro de potasio 4 M en agua ultrapura (agua Milli-Q).

Tampón pH 8: EPPS 50 mM (ácido 4-(2-hidroxietil)piperazina-1-propanosulfónico) ajustado a pH 8,0 utilizando cantidades mínimas de hidróxido sódico 1 N.

Solución madre de calcio: 25 mM Ca²⁺ en tampón de pH 8, preparado a partir de CaCl₂·2H₂O.

Solución madre de quelante: Quelante 15 mM (con respecto a quelante seco al 100 %) en tampón de pH 8, reajustado a pH 8,0 utilizando cantidades mínimas de NaOH 1 M o HC1 1 M.

Se utiliza agua ultra pura (agua Milli Q) para la preparación de todos los tampones y soluciones.

Equipo:

35

Electrodo selectivo de iones calcio de Thermo Scientific (n. °Cat. 9720BNWP) calibrado frente a una solución patrón de cloruro cálcico. El electrodo se calibra según describen las directrices correspondientes al electrodo.

Procedimiento:

40

Se prepara una serie de viales, conteniendo cada uno 4 ml de solución madre de calcio (concentración final 2,0 mM), 1 ml de solución electrolítica (concentración final 80 mM de cloruro de potasio), solución madre de

quelante en diversas cantidades (0 - 45 ml) y utilizando el tampón de pH 8 para ajustar el volumen total a 50 ml. La concentración final de EPPS en el ensayo es de 49 mM.

Después del mezclado, la concentración de Ca²⁺ libre se mide con el electrodo de calcio. La concentración de calcio libre debería determinarse en una cantidad suficiente de concentraciones de quelante diferentes para cada quelante ensayado, asegurándose de que el conjunto de datos cubra todo el intervalo de 2,0 mM de iones calcio libres a un valor inferior a 0,10 mM o que la concentración final de quelante en el ensayo sea superior a 10,0 mM. Un número adecuado de puntos de datos es 8 o más. La concentración de quelante requerida para reducir los iones calcio libres de 2,0 mM iniciales a 0,10 mM se obtiene de una representación gráfica de la concentración de iones calcio libres medida frente a la concentración de quelante por interpolación.

Las soluciones se equilibran hasta la temperatura deseada, que en el presente ensayo es de 21 °C.

Determinación de log K

15

10

5

Los agentes quelantes también pueden caracterizarse por la constante de unión del agente quelante (quelante) e iones calcio. Esta constante puede determinarse mediante ITC (calorimetría isotérmica de titulación) como se describe en AD Nielsen, CC Fuglsang y P Westh, Analytical Biochemistry vol. 314 (2003) pp. 227-234 y T Wiseman, S Williston, JF Brandts y L-N Lin, Analytical Biochemistry vol. 179 (1989) pp. 131-137.

20

Toda la cristalería y botellas de plástico utilizadas se lavan con una solución de EDTA al 1 % (p/p) y posteriormente se aclaran completamente en agua ultrapura tratada Chelex 100 (agua Milli-Q). Las soluciones se almacenan en botellas de plástico y se mantienen a 5 °C hasta su uso.

25 Tampones:

HEPES 20 mM (ácido 2-[4-(2 hidroxietil)-1-piperazinil]-etanosulfónico), pH 8 preparado con agua ultrapura (agua Milli-Q)

Glicina 20 mM, pH 10 preparada con agua ultrapura (agua Milli-Q)

30

Soluciones:

- Quelante 125 μM en HEPES 20 mM, pH 8 o quelante 125 μM quelante en glicina 20 mM, pH 10
- 35 CaCl₂ 4 mM en HEPES 20 mM, pH 8 o CaCl₂ 4 mM en glicina 20 mM, pH 10
 - Agua ultrapura (agua Milli-Q)

Todos los tampones se pasan a través de columnas Quelex 100 (Sigma Aldrich C-7901, matriz 1 %, matriz de poliestireno reticulado, grupo activo ácido iminodiacético (forma sódica) unión de matriz a través del grupo metilo a anillos aromáticos) para eliminar los iones calcio. Todas las soluciones se desgasifican mediante agitación al vacío antes de los experimentos.

Instrumento:

45 MCS ITC (MicroCal Inc., Northampton, MA, EE. UU.)

Procedimiento

La celda de referencia se llena con agua ultrapura (agua Milli-Q). La celda de muestra se llena con la solución quelante al pH seleccionado y la jeringa se llena con la solución de calcio al pH seleccionado. Las soluciones se equilibran hasta la temperatura deseada, por ejemplo, 19 °C.

A continuación, la solución quelante de la celda de muestra se valora volumétricamente con 30-40 alícuotas de 8 µl de la solución de calcio.

55

60

Las señales obtenidas de la ITC se integran a continuación utilizando el software Origin proporcionado por MicroCal Inc. Para obtener las isotermas de unión, se elaboran rutinas de regresión utilizando el mismo paquete informático. A continuación, estos datos se ajustan a un modelo utilizando las rutinas incorporadas al software Origin. Actualmente se prefiere el modelo de "OneSites" que proporciona el mejor ajuste para la mayoría de los agentes quelantes habitualmente utilizados, es decir, los residuos se distribuyen uniformemente alrededor de cero. A partir del valor K se calcula el log K como el logaritmo (base 10) del valor K.

Ensayos para determinar la capacidad limpiadora

Para evaluar la capacidad limpiadora de las variantes de alfa-amilasa en una composición detergente, pueden realizarse experimentos de lavado. Las enzimas se someten a ensayo utilizando el Automatic Mechanical Stress Assay

(Ensayo automático de esfuerzo mecánico - AMSA) o la prueba de capacidad de lavado, utilizando vasos de precipitados. Con la prueba AMSA, puede examinarse la capacidad limpiadora de una gran cantidad de soluciones detergentes que contienen enzima de pequeño volumen. La placa AMSA tiene una serie de ranuras para soluciones de ensayo y una tapa que presiona con firmeza la muestra de tejido a lavar contra todas las aberturas de las ranuras. Durante el tiempo de lavado, la placa, soluciones de ensayo, tela y tapa, se agitan intensamente para poner la solución de ensayo en contacto con la tela y aplicar tensión mecánica de una forma periódica oscilante. Para una descripción adicional, ver WO02/42740, especialmente el párrafo "Special method embodiments (Realizaciones especiales del método)" en la página 23-24.

10 Descripción general de la capacidad limpiadora:

15

20

25

30

35

40

45

50

Se preparó una solución de ensayo que comprendía agua (15°dH), detergente 0,8 g/l, por ejemplo, detergente A o B como se ha descrito anteriormente, o HCO3- 50 mM, y la enzima de la invención, por ejemplo, a una concentración de 0, 0,2, 0,4, 0,8 y/o 1,2 mg de proteína enzimática/l. Las telas manchadas con almidón (por ejemplo, CS-28 del Center For Testmaterials BV, P.O. Box 120, 3133 KT, Vlaardingen, Países Bajos) se añaden y lavan durante 30 minutos a 20 °C. Después del enjuague completo bajo agua corriente y secado en la oscuridad, se miden posteriormente los valores de intensidad de luz o de reflectancia de las telas manchadas como una medida de la capacidad limpiadora. El ensayo con 0 mg de proteína enzimática/l se utilizó como blanco para obtener un valor de remisión delta. Preferiblemente se aplica acción mecánica durante la etapa de lavado, por ejemplo, en forma de agitación, giro o revolución de la solución de lavado con el tejido.

Los experimentos de capacidad limpiadora con AMSA pueden llevarse a cabo en las condiciones experimentales especificadas a continuación:

Detergente Detergente modelo A o B

Dosificación de detergente 0,8 g/l
Volumen de la solución de ensayo 160 micro l
pH Tal cual

Tiempo de lavado 30 minutos
Temperatura 20 °C
Dureza del agua 15 °dH

Concentración de enzima en la solución de ensayo 0; 0,2; 0,4; 0,8; 1,2 mg/l

Material de ensayo CS-28 (Almidón de arroz sobre algodón)

La dureza del agua se ajustó a 15 °dH mediante la adición de CaCl₂, MgCl₂, y NaHCO₃ (Ca²⁺:Mg²⁺:HCO₃- = relación molar 4:1:7,5) al sistema de ensayo. Tras el lavado, los tejidos se enjuagaron con agua corriente y se secaron en la oscuridad.

La capacidad de la variante enzimática se mide como el brillo del color de la tela lavada con esa amilasa específica. El brillo también se puede expresar como la intensidad de la luz reflejada desde la muestra cuando se ilumina con luz blanca. Cuando la muestra se mancha, la intensidad de la luz reflejada es menor al de la muestra limpia. Por lo tanto, la intensidad de la luz reflejada puede utilizarse para medir la capacidad limpiadora de una amilasa.

Las mediciones de color se realizan con un escáner horizontal profesional (Kodak iQsmart, Kodak), que se utiliza para capturar una imagen del tejido lavado.

Para extraer un valor de intensidad de la luz a partir de las imágenes escaneadas, los valores de píxel de 24 bits de la imagen se convierten a valores de rojo (r), verde (g) y azul (b), también conocidos como valor de RGB. El valor de intensidad (Int) se calcula sumando los valores de RGB entre sí como vectores y tomando a continuacón la longitud del vector resultante:

$$Int = \sqrt{r^2 + g^2 + b^2}$$

Tejidos: Las muestras de tejidos CS-28 (almidón de arroz sobre algodón) pueden obtenerse del Center For Test materials BV, P.O. Box 120, 3133 KT Vlaardingen, Países Bajos.

La prueba de capacidad limpiadora utilizando vasos de precipitados es un ensayo en un modelo a pequeña escala de una lavadora de carga superior, y se utiliza para evaluar la eficacia de lavado de las amilasas. La prueba de capacidad limpiadora en vaso de precipitados, en la que se utilizan vasos de precipitados de 250 ml y un agitador de paletas que proporciona un movimiento oscilante de rotación, 180° en cada dirección, con una frecuencia de 80 por minuto, comprende las siguientes etapas: proporcionar 100 ml de solución de lavado (6 °C, 15° dH, pH 8,0) que contiene NaHCO₃ 50 mM y enzima a 0,4 mg/l; agregar dos muestras de CS-28 (5x5 cm) y dos muestras de EMPA 162 (5x5 cm) a la solución de lavado para comenzar el lavado; configurar la velocidad de agitación a 80 rpm; detener la agitación al cabo de 60 minutos, aclarar las muestras con agua corriente fría; secar

las muestras aclaradas en la oscuridad durante la noche; y evaluar la capacidad limpiadora midiendo la remisión de la luz incidente a 460 nm utilizando Color Eye como se describe a continuación.

Equipo y materiales

5

Baño de agua (5 °C) con circulación; Vasos de precipitados de vidrio (250 ml); un brazo giratorio por vaso de precipitados con capacidad de 100 ml de solución de lavado; muestras de ensayo: CS-28 (almidón de arroz sobre algodón) del Center for Testmaterials BV, Vlaardingen, Países Bajos y EMPA 162 (almidón de arroz sobre algodón/poliéster) de EMPA Testmaterials AG, St. Gallen, Suiza, las muestras se cortan en 5x5 cm.

10

Solución de lavado: solución tampón de NaHCO₃ 50 mM, pH 8,0, dureza del agua: 15° dH, relación Calcio:Magnesio de 4:1.

15

Solución madre de amilasa: 1 mg de proteína enzimática por ml. - Se utiliza una solución de 0,1 % (p/v) de Triton-x-100 y CaCl₂ 0,1 mM en agua ultrapura (agua MilliQ) para la dilución de amilasa (regulador de dilución de amilasa).

Medición con Color Eve

20

25

La capacidad limpiadora se expresa como un valor de remisión delta (ΔRem). Las evaluaciones de reflectancia de luz de las muestras se realizaron con un espectrofotómetro de reflectancia Macbeth Color Eye 7000 con una abertura oval muy pequeña, es decir, 0,7 cm² (~0,7 x 1,0 cm). Las mediciones se realizaron sin UV en la luz incidente y se extrajo la remisión a 460 nm. La muestra a medir se puso encima de otra muestra del mismo tipo antes de medirla para reducir el reflejo del pistón que empuja la muestra hacia arriba contra la abertura de medición. Los valores de remisión Delta se calcularon para muestras individuales restando el valor de remisión de la muestra lavada sin la amilasa añadida (control) del valor de remisión de la muestra lavada con amilasa.

Ensayos para la medición de la actividad amilolítica (actividad de alfa-amilasa)

Ensayo EnzChek

30

La actividad amilasa o la actividad amilasa residual pueden determinarse mediante el siguiente ensayo EnzCheck. El sustrato es un derivado de almidón de maíz, almidón DQ™ (conjugado de almidón de maíz BODIPY FL), que es almidón de maíz marcado con tinte BODIPY® FL (ácido 4,4-difluoro-5,7-dimetil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indacen-3-propiónico) en una medida tal que la fluorescencia se inactiva. Un vial que contiene aprox. 1 mg de sustrato liofilizado se disuelve en 100 μl de acetato sódico 50 mM pH 4,0. El vial se agita en vórtex durante 20 segundos y se deja a temperatura ambiente, en la oscuridad, con mezclado ocasional hasta que se disuelve. A continuación se añaden 950 μl de acetato sódico 10 mM, Triton X100 ((polietilenglicol p-(1,1,3,3-tetrametilbutil)-feniléter 0,01 % (p/v) (C₁4H₂₂O(C₂H₄O)n (n - 9-10)), pH 5,0, se agita bien en vórtex y se almacena a temperatura ambiente, en la oscuridad hasta que esté lista para el uso. Partiendo de 1 ml de esta solución, se preparó la solución de trabajo de sustrato mezclando con 5 mL de HEPES 50 mM, Triton X100 0,01 % (p/v), CaCl₂ 1 mM, pH 7,0.

40

35

El detergente que contiene enzima se diluye a una concentración de 15 ng de proteína enzimática/ml (dilución de 6826,7 veces) en HEPES 50 mM, Triton X100 0,01 %, $CaCl_2$ 1 mM, pH 7,0. Para el ensayo, se mezclan 25 μ l de la solución de trabajo de sustrato durante 10 segundos con 25 μ l de la enzima diluida en una placa de microtitulación de 384 pocillos negra. Se mide la intensidad de fluorescencia (excitación: 485 nm, emisión: 555 nm) una vez cada dos minutos durante 30 minutos en cada pocillo a 25 $^{\circ}$ C y se calcula $V_{máx}$ como la pendiente de la representación gráfica de intensidad de la fluorescencia frente al tiempo. El gráfico debe ser lineal y la prueba de actividad residual debe ajustarse de modo que la solución enzimática de referencia diluida esté dentro del intervalo lineal del ensayo de actividad.

45

En algunos casos, existe una interferencia significativa del detergente sin amilasa en el ensayo. En estos casos pueden utilizarse ensayos de amilasa alternativos. La interferencia de un detergente en un ensayo de amilasa puede analizarse añadiendo una cantidad conocida de amilasa al detergente en dos concentraciones y midiendo a continuación la actividad de ambas muestras. Si la diferencia en las actividades medidas corresponde a las diferencias en los niveles entre las amilasas añadidas, el ensayo puede utilizarse para determinar la actividad residual de la amilasa después del almacenamiento.

Ensayo PNP-G7

65

60

La actividad alfa-amilasa puede determinarse según un método en el que se emplea el sustrato PNP-G7. PNP-G7, que es una abreviatura de 4,6-etiliden(G_7)-p-nitrofenil(G_1)- α ,D-maltoheptaósido, un oligosacárido bloqueado que se puede escindir con una endoamilasa, tal como una alfa-amilasa. Tras la escisión, la alfa-glucosidasa incluida en el kit digiere adicionalmente el sustrato hidrolizado liberando una molécula de PNP libre que tiene color amarillo y que por tanto puede medirse por espectrometría en el visible a λ =405 nm (400-420 nm). Los kits que contienen sustrato PNP-G7 y alfa-glucosidasa son fabricados por Roche/Hitachi (n. °Cat. 11876473).

Reactivos:

El sustrato G7-PNP de este kit contiene 4,6-etiliden- G7-PNP 22 mM y HEPES (ácido 2-[4-(2-hidroxietil)-1-piperazinil]-etanosulfónico), pH 7,0) 52,4 mM.

5

20

25

- El reactivo alfa-glucosidasa contiene HEPES 52,4 mM, NaCl 87 mM, MgCl₂ 12,6 mM, CaCl₂ 0,075 mM \geq 4 kU/l de alfa-glucosidasa).
- La solución de sustrato de trabajo se prepara mezclando 1 ml del reactivo alfa-glucosidasa con 0,2 ml del sustrato 10 G7-PNP. Esta solución de sustrato de trabajo se prepara inmediatamente antes de usar.

 $\label{eq:continuous_policy} Tamp\'on \ de \ diluci\'on: \ EPPS \ 50 \ mM, \ Triton \ X100 \ [polietilenglicol \ p-(1,1,3,3-tetrametilbutil) \ -fenil\'eter \ (C_{14}H_{22}O(C_2H_4O)_n \ (n=9-10))] \ 0,01 \ \% \ (p/v), \ CaCl_2 \ 1 \ mM, \ pH7,0.$

15 Procedimiento:

La muestra de amilasa a analizar se diluyó en tampón de dilución para garantizar que el pH de la muestra diluida es 7. El ensayo se llevó a cabo transfiriendo 20 µl de muestras de enzima diluida a una placa de microtitulación de 96 pocillos, y añadiendo 80 µl de solución de trabajo de sustrato. La solución se mezcló y se preincubó durante 1 minuto a temperatura ambiente y se midió la absorción cada 20 s durante 5 minutos a una DO de 405 nm.

La pendiente (absorbancia por minuto) en la curva de absorción dependiente del tiempo es directamente proporcional a la actividad específica (actividad por mg de enzima) de la alfa-amilasa en cuestión en el conjunto de condiciones dado. La muestra de amilasa se debe diluir hasta un nivel en el que la pendiente está por debajo de 0,4 unidades de absorbancia por minuto.

Determinación del punto porcentual (pp)

La mejora en puntos porcentuales (pp) en la actividad residual (estabilidad) de la variante con respecto al precursor se calcula como la diferencia entre la actividad residual de la variante y la actividad residual del precursor, es decir, la actividad residual de la variante menos la actividad residual de la parental.

Ejemplos

En los siguientes ejemplos, las variantes comprenden al menos una, al menos dos o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183 o 184 y que comprenden además una sustitución en las posiciones 195, 206 y 243, utilizando la numeración según la id. de sec. n. º: 6 son según la invención, otros ejemplos son ilustrativos.

Ejemplo 1: Preparación de variantes

40

45

Las variantes de amilasa de id. de sec. n.º: 6 SP722 se prepararon mediante procedimientos estándar, en resumen: Introduciendo mutaciones aleatorias y/o dirigidas a sitio en el gen, transformando células huésped de *Bacillus subtilis* con los genes mutados, cultivando las células huésped transformadas (por ejemplo, como se describe en el ejemplo 1 de WO 2004/111220) y purificando la amilasa a partir del caldo de fermentación. La amilasa de referencia (id. de sec. n.º: 6) se produjo mediante procesos de recombinación en *Bacillus subtilis* de modo similar.

Ejemplo 2 Caracterización de agentes quelantes

Ejemplo 2a:

50

55

60

Medición de iones calcio libres

Los agentes quelantes (quelantes) pueden clasificarse por su capacidad para reducir la concentración de iones calcio libres (Ca²⁺) de 2,0 mM a 0,10 mM a pH 8, medición desarrollada a partir de un método descrito por M.K. Nagarajan y col., JAOCS, vol. 61, n.º 9 (septiembre 1984), pp. 1475-1478. Se utilizó el ensayo descrito anteriormente en "Materiales y Métodos" para medir los iones calcio libres.

Por tanto, se determinó la concentración de quelante necesaria para reducir la dureza del agua de 2,0 mM a 0,10 mM como se ha descrito anteriormente. El experimento se llevó a cabo con el tampón de pH 8 a 21 °C.

continuaci

Las concentraciones finales de quelante utilizadas y la concentración de Ca²⁺ libre medida se muestran a continuación en la Tabla I.

Tabla I

65

Concentración de Ca²⁺ libre determinada en una mezcla de Ca²⁺ 2,0 mM y varias cantidades de agente quelante a pH 8.

ml Solución madre de	ml Solución de	ml		mM concentración final
calcio	electrolito	Tampón pH 8	ml quelante	de quelante
4	1	45,0	0,0	0,00
4	1	44,0	1,0	0,30
4	1	43,0	2,0	0,60
4	1	41,0	4,0	1,20
4	1	39,0	6,0	1,80
4	1	38,5	6,5	1,95
4	1	38,0	7,0	2,10
4	1	37,5	7,5	2,25
4	1	37,0	8,0	2,40
4	1	36,5	8,5	2,55
4	1	36,0	9,0	2,70
4	1	35,5	9,5	2,85
4	1	35,0	10,0	3,00
4	1	32,5	12,5	3,75
4	1	30,0	15,0	4,50
4	1	25,0	20,0	6,00
4	1	20,0	25,0	7,50
4	1	15,0	30,0	9,00
4	1	10,0	35,0	10,50

A partir de estos datos, la concentración de agente quelante necesaria para reducir la concentración de Ca²⁺ libre de 2,0 mM a menos de 0,10 mM se determinó por interpolación y los resultados se presentan en la Tabla II.

Se caracterizaron una serie de quelantes utilizando este ensayo, y en la tabla II se muestran las concentraciones de quelante necesarias para reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM a pH 8,0 en tampón EPPS 49 mM y cloruro potásico 80 mM.

10 Tabla II

5

	mM	Con respecto a citrato
Citrato	8,36	1,00
EGTA	2,60	0,33
EDTA	1,90	0,21
HEDP	1,60	0,20
DTPA	1,87	0,24
DTPMP	1,17	0,15
MGDA	2,56	0,33

Ejemplo 2b.

15 Determinación de log K

De forma alternativa, los agentes quelantes pueden caracterizarse mediante la constante de unión del agente quelante (quelante) y los iones calcio. Esta constante puede determinarse mediante ITC (calorimetría isotérmica de titulación) como se describe en AD Nielsen, CC Fuglsang y P Westh, Analytical Biochemistry vol. 314 (2003) pp. 227-234 y T Wiseman, S Williston, JF Brandts y L-N Lin, Analytical Biochemistry vol. 179 (1989) pp. 131-137. El procedimiento para determinar el log K se describe utilizando este procedimiento, los siguientes valores log K se determinaron a pH 10 (ver la Tabla III):

Tabla III

20

	LogK	Log K con respecto a log K para el citrato
Citrato	3	1,00
EGTA	9	3,0
EDTA	8	2,7
HEDP	6	2,0

DTPA	7	2,7
MGDA	5	1,3

Ejemplo 3: Actividad residual tras incubación con agente quelante

Ensayo EnzChek

La actividad de amilasa o la actividad de amilasa residual se determina en la presente invención mediante el ensayo EnzCheck tal como se ha descrito anteriormente. En general, la actividad de amilasa residual en el detergente modelo B se determinó tras incubar a 31 °C durante 18 horas; la actividad se comparó a continuación con la actividad de una referencia incubada a 4 °C durante 18 horas como se ha descrito anteriormente.

Prueba de la estabilidad de variantes de amilasa en detergente con quelante

Para la determinación de la estabilidad de la amilasa en detergente, las enzimas objeto de ensayo se ajustaron a una concentración de 0,6 mg/ml de proteína enzimática por dilución en HEPES 20 mM, Triton X100 al 0,1 % (p/v), de pH 8,0. Si la concentración de amilasa inicial es demasiado baja, puede concentrarse mediante ultrafiltración (UF) utilizando una membrana de UF con un corte de 10 kDa.

Se transfirieron 25 μl de la solución de amilasa y 125 μl de detergente (detergente modelo B) a una placa de microtitulación de 96 pocillos en 4 réplicas. Se puso un imán pequeño (5 x 2 mm) en cada pocillo y la mezcla se mezcló durante 5 minutos a temperatura ambiente en un agitador magnético. Se prepararon dos placas idénticas. Una de las placas se incubó a 4 °C durante 18 horas (muestra de referencia) y la otra placa se incubó a 31 °C durante 18 horas (muestra a 31 °C).

Inmediatamente tras la incubación, las muestras de las placas se analizaron en términos de actividad amilasa como se describe en el ensayo EnzCheck para determinar la actividad amilasa residual en detergentes. Cabe señalar que para reducir la interferencia de otros ingredientes detergentes aparte de la enzima en el ensayo, tanto la referencia como la muestra a 31 °C se diluyeron hasta la misma concentración proteica. La actividad tanto de las muestras de referencia como de las muestras de 31 °C se determinó en la misma placa de 384 pocillos. Se aseguró que la amilasa de referencia estuviera incluida en todas las placas de microtitulación dle ensayo. La actividad residual se calculó como 100 * V_{máx}(muestra a 31 °C) / V_{máx}(muestra de referencia).

El resultado se muestra en la Tabla IV utilizando SP722 o SP722 + D183* G184* como amilasa de referencia (parental). La mejora en puntos porcentuales (pp) en la actividad residual de la variante con respecto a la parental se calcula como la diferencia entre el porcentaje de actividad residual de la variante y el de la parental.

Tabla IV

Actividad Mejora en pp de la residual (%) actividad residual con respecto a la parental

Enzima SP722 SP722 + D183*G184* SP722 (parental) SP722 + D183* G184* (parental) SP722 + D183* G184* N195F SP722 + D183* G184* N195L SP722 + D183* G184* N197F SP722 + D183* G184* N197L SP722 + D183* G184* Y243F SP722 + D183* G184* A186R, N195F SP722 + D183* G184* H210Y SP722 + DI83* G184* V206L SP722 + D183* G184* V213A SP722 + Q174R* D183* G184, E212V SP722 + D183* G184* V206L E212G G304V A447V SP722 + N116T G133E K142R D183* G184* Y198N V206L SP722 + G133E D183* G184* N195Y Y198N Y200F SP722 + N116T D183* G184* N195Y Y198N SP722 + K142R P146S G149K D183* G184* N195Y Y198N V206I

SP722 + D134Y D183* G184*	72	60	7
SP722 + T151R D183* G184* H210Y K320N R359IN418D	78	66	13
SP722 + G147E G149R Q169E D183* G184* Y198N Y203F V206L	87	75	22
SP722 + G133E G149R D183* G184* N195Y Y198N Y203F V206L	91	79	26
SP722 + G147E Y152H Q169E D183* G184* Y198N V206L	90	78	25
SP722 + D183* G184* N195F V206L	98	86	33
SP722 + D183* G184* N195F Y243F	100	88	35
SP722 + D183* G184* N195F H210Y	93	81	28
SP722 + D183* G184* V206L H210Y	95	83	30
SP722 + D183* G184* V213A	93	81	28
SP722 + D183* G184* S193T	85	73	20
SP722 + D183* G184* A186T N195F	96	84	31
SP722 + D183* G184* N195F V206L Y243F	94	82	29
SP722 + D183* G184* V206L Y243F	98	86	33
SP722 + D183* G184* N195Y	93	81	28
SP722 + G133D G149R D183* G184* Y198N V206L	92	80	27
SP722 + N116T G133E G147E Y152H D183* G184* Y198N Y203F V206L	94	82	29
SP722 + G147E G149R D183* G184* N195F Y198N V206L	96	84	31
SP722 + G133E K142R D183* G184* N195F Y198N	95	83	30
SP722 + G133E G149R Y152H D183* G184* N195Y Y198NV206L	97	85	32
SP722 + N116T Q129L K142R DI83* G184* N195Y Y198N Y203F V206L	101	89	36
SP722 + G133E G149R Y152H D183* G184* N195Y Y198N Y203F V206L	101	89	36
SP722 + N116T G133E G149R D183* G184* Y198N Y203F V206L	104	92	39
SP722 + D183* G184* N195F V206Y Y243F	109	97	44
SP722 + DI83* G184* N195F V206C Y243F	113	101	48
SP722 + D183* G184* N195F V206T Y243F	109	97	44
SP722 + D183* G184* N195F V206N Y243F	99	87	34
SP722 + D183* G184* N195F V206C	101	89	36
SP722 + D183* G184* N195F V206H	105	93	40
SP722 + D183* G184* N195F V206Y	110	98	45
SP722 + D183* G184* N195F V206L	111	99	46
SP722 + D183* G184* N195F V206G Y243F	104	92	39
SP722 + D183* G184* V206F Y243F	104	92	39
SP722 + D183* G184* N195F V206I Y243F	105	93	40
SP722 + D183* G184* N195F V206F Y243F	92	80	27
SP722 + D183* G184* N195F V206S Y243F	104	92	39
SP722 + D183* G184* A186T N195F	103	91	38
SP722 + D183* G184* N195F V206L H210Y	102	90	37
SP722 + D183* G184* S193T V206L	101	89	36
SP722 + D183* G184* S193T V213A	108	96	43
SP722 + D183* G184* S193T Y243F	103	91	38
SP722 + D183* G184* N195F V206N	107	95	42

Los resultados muestran claramente que las variantes de la invención son considerablemente más resistentes a la presencia de agentes quelantes fuertes que la alfa-amilasa de referencia. En algunos casos, la actividad residual es superior a 100, lo que refleja la varianza analítica del ensayo.

Los resultados muestran que las variantes de la invención, también a pH 8,0, tienen una estabilidad mejorada en comparación con la alfa-amilasa de referencia, que puede ser SP722 de id. de sec. n.° 6 o id. de sec. n.° + DI83* G184*, que es la id. de sec. n.° 6 en donde se ha eliminado el aminoácido 183 y 184.

10 Ejemplo 4: Actividad residual tras incubación con agente quelante a pH 8 y pH 10

5

15

En este ejemplo se usa el ensayo PNP-G7 arriba descrito para determinar la actividad de amilasa residual después de la incubación en presencia del agente quelante DTPA, pero el principio es el mismo que el anterior para determinar la actividad utilizando el ensayo EnzCheck. En general, la actividad amilasa residual se determinó tras la incubación en un tampón que contiene un agente quelante a pH 8 y a 49 °C o a pH 10 y 42 °C

durante 1 hora, y la actividad se compara a continuación con la actividad de una referencia incubada a 4 °C durante 1 hora como se ha descrito anteriormente en "Materiales y Métodos".

Prueba de estabilidad de variantes de amilasa después de la incubación con agente quelante a pH 8 y pH 10 en tampón

Principio:

5

10

15

20

30

35

40

Se incubaron muestras de enzimas en tampón a pH 8,0 con una concentración final de 1,5 % de DTPA a 49 °C durante 1 h, y las muestras de referencia se incubaron a 4 °C durante 1 h. Además, se incubaron muestras de enzimas en tampón a pH 10,0 con una concentración final de 1,5 % de DTPA a 42 °C durante 1 h y sus muestras de referencia se incubaron a 4 °C durante 1 h. Tras la incubación se determinó la actividad residual utilizando el ensayo PNP-G7 de actividad de amilasa.

Reactivos:

Tampón a pH 8 con DTPA: EPPS 50 mM, Tritón X100 0,01 %, DTPA (ácido dietilentriamino pentaacético, n. ℃AS 67-43-6), pH 8.0

Tampón a pH 10 con DTPA: EPPS 50 mM, Tritón X100 0,01 %, DTPA (ácido dietilentriamino pentaacético, n. °CAS 67-43-6), pH 10,0

Soluciones de amilasa: 0,25 y 0,5 mg de proteína de amilasa activa/ml en EPPS 5 mM, Triton X-100 (p/v) 0,01 %, pH 8.0

25 Procedimiento:

160 μ l de tampón (tampón a pH 8 con DTPA o tampón a pH 10 con DTPA) y 40 μ l de las soluciones de amilasa se transfirieron a una placa de microtitulación de PCR de 96 pocillos por duplicado y el contenido se mezcló durante 1 minuto (PCR: reacción en cadena de la polimerasa). La concentración final de DTPA fue de 1,5 % en cada pocillo. Se transfirieron 20 μ l de cada pocillo a una nueva placa de microtitulación de PCR (MTP de PCR), que se puso a 4 $^{\circ}$ C (muestra de referencia). La MTP de PCR se incubó en el equipo de PCR durante 1 h a 49 $^{\circ}$ C, cuando el tampón tenía un pH de 8,0 (muestras a pH 8, 49 $^{\circ}$ C) y durante 1 h a 42 $^{\circ}$ C, cuando el tampón tenía pH 10,0 (muestras a pH 10, 42 $^{\circ}$ C).

Inmediatamente después de la incubación, las muestras en placas de PCR se diluyeron diez veces en tampón de dilución y se analizó el nivel de actividad de amilasa como se describe en el ensayo PNP-G7. Debe señalarse que para reducir la interferencia del agente quelante, aquí DTPA, en el ensayo, tanto la muestra de referencia como la de pH 8,49 °C/pH 10, 42 °C se diluyeron hasta la misma concentración antes de analizar la actividad residual. La actividad tanto de las muestras de referencia como de las muestras de pH 8, 49 °C o pH 10, 42 °C se determinó en la misma placa de 96 pocillos. Se aseguró que la amilasa parental estuviera incluida en todas las placas de microtitulación de ensayo. La actividad residual se calculó como 100*V_{máx} (muestra de pH 8, 42 °C o pH 10, 49 °C) / V_{máx}(muestra de referencia) y los resultados se muestran en la Tabla V. Las mejoras en puntos porcentuales (pp) se calculan como la actividad residual de la variante menos la actividad residual de la parental.

Tabla V

4	5

	pH 8, 49 ℃		pH 10, 42 ℃		
Actividad residual			Actividad residual	Mejora en respecto a	pp con la parental
(%)	SP722	SP722+ D183* 184		SP722	SP72 2+ D183 * 184*
1	0		8	0	
20		0	20	-	0
97	96	77	93	85	73
97	96	77	100	92	80
96	95	75	92	84	64
101	100	80	97	89	69
92	92	72	88	80	60
95	94	74	96	88	68
87	86	66	89	81	61
	residual (%) 1 20 97 97 96 101 92 95	Actividad residual (%) SP722 1 0 20 97 96 97 96 97 96 96 95 101 100 92 92 95 94	residual (%) SP722 SP722+ D183* 184 1 0 20 0 97 96 77 97 96 77 96 95 75 101 100 80 92 92 72 95 94 74	Actividad residual (%) SP722 SP722+ D183* 184* 1 0 8 20 0 20 97 96 77 93 97 96 77 100 96 95 75 92 101 100 80 97 92 92 72 88 95 94 74 96	Actividad residual (%) SP722 SP722+ D183* 184* 1 0 8 0 20 0 20 - 97 96 77 93 85 97 96 77 100 92 96 95 75 92 84 101 100 80 97 89 92 92 72 88 80 95 94 74 96 88

SP722 + D183* G184* N195F V206L						
H210Y	98	97	77	96	88	68
SP722 + D183* G184* S193T V206L	79	78	58	73	65	45
SP722+D183* G184* G133E G149R						
N195Y Y203F V206L	90	89	69	83	75	55

Los resultados muestran claramente que las variantes de la invención son altamente estables y tienen una actividad residual alta después de la incubación a pH8 49 °C y pH 10 42 °C durante 1 hora, tanto cuando se comparan las actividades residuales de las variantes con la de la parental y cuando se observa la mejora de las variantes en puntos porcentuales. En comparación, la amilasa SP722 + D183* G184* tiene una actividad residual de 20 % y SP722 tiene una actividad residual aún menor.

Ejemplo 5: Actividad residual después de la incubación en tampón con DTPA al 1,5 % (p/v) a pH8 y pH10

En este ejemplo el ensayo PNP-G7 descrito anteriormente se utiliza para determinar la actividad de amilasa residual de variantes SP722 después de la incubación en presencia del agente quelante de DTPA. En general la actividad de amilasa residual se determinó después de la incubación en un tampón que contenía un agente quelante a pH 8 o a pH 10 y a las temperaturas indicadas y se compara a continuación los tiempos de incubación y la actividad con la actividad de una referencia incubada a 4 °C como se ha descrito anteriormente en "Materiales y Métodos".

Prueba de estabilidad de variantes de amilasa después de la incubación con agente quelante a pH 8 y pH 10 en tampón

Principio:

5

15

25

30

Las muestras de enzimas se incubaron en tampón a pH 8,0 con concentración final de 1,5 % (p/v) de DTPA a la temperatura y tiempo de incubación que se indica a 4 °C durante el mismo tiempo de incubación. Además, las muestras de enzimas se incubaron en tampón a pH 10,0 con concentración final de 1,5 % (p/v) de DTPA a la temperatura y tiempo de incubación que se indica y sus muestras de referencia se incubaron a 4 °C durante el mismo tiempo de incubación. Tras la incubación se determinó la actividad residual utilizando el ensayo PNP-G7 de actividad de amilasa.

Reactivos:

Tampón a pH 8 con DTPA: EPPS 50 mM, Tritón X100 0,01 % (p/v), DTPA (ácido dietilentriamino pentaacético, n. $^{\circ}$ CAS 67-43-6) 1,875 % (p/v), pH 8,0

Tampón a pH 10 con DTPA: Glicina 50 mM, Tritón X100 0,01 % (p/v), DTPA (ácido dietilentriamino pentaacético, n. $^{\circ}$ CAS 67-43-6) 1,875 % (p/v), pH 10,0

Soluciones de amilasa: 0,25 y 0,5 mg de proteína de amilasa activa/ml en EPPS 5 mM, Triton X-100 (p/v) 0,01 %, pH 8,0

Procedimiento:

- 160 µl de tampón (tampón a pH 8 con DTPA o tampón a pH 10 con DTPA) y 40 µl de las soluciones de amilasa se transfirieron a una placa de microtitulación de PCR de 96 pocillos por duplicado y el contenido se mezcló durante 1 minuto (PCR: reacción en cadena de la polimerasa). La concentración final de DTPA fue de 1,5 % (p/v) en cada pocillo. Se transfirieron 20 µl de cada pocillo a una placa de microtitulación (MTP), que se puso a 4 °C (muestra de referencia). La MTP de PCR (muestra sometida a estrés) se incubó en el equipo de PCR tal como se indica más adelante en la tabla.
- Inmediatamente después de la incubación, las muestras en placas de PCR se diluyeron diez veces en tampón de dilución y se analizó el nivel de actividad de amilasa como se describe en el ensayo PNP-G7. Debe observarse que para reducir la interferencia del agente quelante, aquí DTPA, en el ensayo, se diluyeron tanto la muestra de referencia como la sometida a estrés hasta la misma concentración antes de analizar la actividad residual. La actividad tanto de las muestras de referencia como de las muestras sometidas a estrés se determinó sobre la misma placa de 96 pocillos.

 Se aseguró que la amilasa parental estuviera incluida en todas las placas de microtitulación de ensayo. La actividad residual se calculó como 100*V_{máx} (muestra sometida a estrés)/V_{máx} (muestra de referencia). La mejora en puntos porcentuales (pp) de la actividad residual de las variantes con respecto a la parental se calcula como la actividad residual de la parental. Los resultados se muestran en la tabla 5.1.

55 Tabla VI: Variantes SP722 con quelante DTPA

pH 8, 49 ℃, 10 mi 1,5 %	nutos, DTPA	pH 10, 42 ℃, 20 minutos, DTPA 1,5 %			
Actividad residual (%)	, , , , ,	actividad residual (%)	Mejora en pp de la actividad		

				residual
		actividad con respecto a la parental		con respecto a la parental
SP722 (parental)	29	0	25	0
SP722 + N195F	51	22	42	17
SP722 + V206L	36	7	32	7
SP722 + V206Y	48	19	41	16
SP722 + Y243F	34	5	35	10
SP722 + N195F V206L	68	39	62	37
SP722 + N195F V206L Y243F	78	49	77	52

A partir de las actividades residuales se observa claramente que las variantes de SP722 son más estables en presencia de DTPA, lo que también se refleja en las mejoras en puntos porcentuales en la estabilidad de la variante en comparación con la parental.

Ejemplo 6: Actividad residual tras incubación con HEDP a pH 10

En este ejemplo, se utiliza el ensayo PNP-G7 descrito anteriormente para determinar la actividad de amilasa residual después de la incubación en presencia del agente quelante de HEDP. En general, la actividad de amilasa residual se determinó después de la incubación en un tampón que contenía un agente quelante a pH 10 y a las temperaturas indicadas, y se compara a continuación los tiempos de incubación y la actividad con la actividad de una referencia incubada a 4 °C como se ha descrito anteriormente en "Materiales y Métodos".

Prueba de estabilidad de variantes de amilasa tras incubación con agente quelante a pH 10 en tampón

Principio:

5

10

15

20

25

35

40

45

Las muestras de enzimas se incubaron en tampón a pH 10,0 con concentración final de 1,5 % (p/v) de DTPA a la temperatura y tiempo de incubación que se indica a 4 °C durante el mismo tiempo de incubación. Tras la incubación se determinó la actividad residual utilizando el ensayo PNP-G7 de actividad de amilasa.

Reactivos:

Tampón a pH 10 con HEDP: Glicina 50 mM, Tritón X100 0,01 % (p/v), HEDP (ácido 1-hidroxietilidendifosfónico, n. ℃AS 2809-21-4) 1,875 % (p/v), pH 10,0

Soluciones de amilasa: 0,25 y 0,5 mg de proteína de amilasa activa/ml en EPPS 5 mM, Triton X-100 (p/v) 0,01 %, pH 8.0

30 Procedimiento:

160 μ l de tampón (tampón a pH 10 con HEDP) y 40 μ l de las soluciones de amilasa se transfirieron a una placa de microtitulación de PCR de 96 pocillos por duplicado y el contenido se mezcló durante 1 minuto (PCR: reacción en cadena de la polimerasa). La concentración final de HEDP fue de 1,5 % (p/v) en cada pocillo. Se transfirieron 20 μ l de cada pocillo a una placa de microtitulación (MTP), que se puso a 4 °C (muestra de referencia). La MTP de PCR (muestra sometida a estrés) se incubó en el equipo de PCR tal como se indica más adelante en la Tabla 6.1. La actividad residual se calculó como 100*V $_{máx}$ (muestra sometida a estrés)/V $_{máx}$ (muestra de referencia). La mejora en puntos porcentuales (pp) de la actividad residual de las variantes con respecto a la parental se calcula como la actividad residual de la variante menos la actividad residual de la parental.

Tabla VII: SP722 y variante de la misma con HEDP

	pH 10, 42 ℃, 20 minutos, HEDP 1,5 %						
Enzima	Actividad residual (%)	Mejora en pp con respecto a la parental					
SP722 (parental)	44	0					
SP722 + N195F V206L Y243F	76	32					

Los resultados muestran claramente que la variante es más estable cuando se incuba en presencia de HEDP en comparación con la parental.

Ejemplo 7: Estabilidad de SP722+D183* G184* y variantes de la misma con 1,5 % (p/V) de HEDP

En este ejemplo se utiliza el ensayo PNP-G7 descrito anteriormente para determinar la actividad de amilasa residual después de la incubación en presencia del agente quelante HEDP. En general la actividad de amilasa residual se determinó después de la incubación en un tampón que contenía un agente quelante a pH 8 o a pH 10 y a las temperaturas indicadas, y se comparan a continuación los tiempos de incubación y la actividad con la actividad de una referencia incubada a 4 °C como se ha descrito anteriormente en "Materiales y Métodos".

Prueba de estabilidad de variantes de amilasa después de la incubación con agente quelante a pH 8 y pH 10 en tampón

Principio:

5

10

15

20

25

35

40

Las muestras de enzimas se incubaron en tampón a pH 8,0 con concentración final de 1,5 % (p/v) de HEDP a la temperatura y tiempo de incubación que se indica a 4 °C durante el mismo tiempo de incubación. Además, las muestras de enzimas se incubaron en tampón a pH 10,0 con concentración final de 1,5 % (p/v) de HEDP a la temperatura y tiempo de incubación que se indica y sus muestras de referencia se incubaron a 4 °C durante el mismo tiempo de incubación. Tras la incubación se determinó la actividad residual utilizando el ensayo PNP-G7 de actividad de amilasa.

Reactivos:

Tampón a pH 8 con HEDP: EPPS 50 mM, Tritón X100 0,01 % (p/v), HEDP (ácido 1-hidroxietilidendifosfónico, n. $^{\circ}$ CAS 2809-21-4) 1,875 % (p/v), pH 8,0

Tampón a pH 10 con HEDP: Glicina 50 mM, Tritón X100 0,01 % (p/v), HEDP (ácido 1-hidroxietilidendifosfónico, n. ℃AS 2809-21-4) 1,875 % (p/v), pH 10,0

Soluciones de amilasa: 0,25 y 0,5 mg de proteína de amilasa activa/ml en EPPS 5 mM, Triton X-100 (p/v) 0,01 %, pH 8,0

30 Procedimiento:

160 μ l de tampón (tampón a pH 8 con DTPA o tampón a pH 10 con DTPA) y 40 μ l de las soluciones de amilasa se transfirieron a una placa de microtitulación de PCR de 96 pocillos por duplicado y el contenido se mezcló durante 1 minuto (PCR: reacción en cadena de la polimerasa). La concentración final de HEDP fue de 1,5 % (p/v) en cada pocillo. Se transfirieron 20 μ l de cada pocillo a una placa de microtitulación (MTP), que se puso a 4 °C (muestra de referencia). La MTP de PCR (muestra sometida a estrés) se incubó en el equipo de PCR tal como se indica más adelante en la Tabla 7.1. La actividad residual se calculó como $100^*V_{máx}$ (muestra sometida a estrés)/ $V_{máx}$ (muestra de referencia). La mejora en puntos porcentuales (pp) de la actividad residual de las variantes con respecto a la parental se calcula como la actividad residual de la variante menos la actividad residual de la parental.

Tabla VIII: Variantes SP722 + D183* G184* con HEDP

	pH 8, 50 °C, 21 1,5 %	0 minutos, HEDP	pH 10, 42 ℃, 60 1,5 %	minutos, HEDP
Enzima	Actividad residual (%)	1 ,	residual (%)	Mejora en pp con respecto a la parental
SP722 + D183* G184* (parental)	16	0	16	0
SP722 + D183* G184* N195F V206Y Y243F	96	80	95	79
SP722 + D183* G184* S193T V206L	61	45	62	46
SP722+D183* G184* G133E G149R N195Y Y203F V206L	82	66	74	58

Los resultados muestran claramente que las variantes de SP722+D183* G184* son mucho más estables cuando se incuban en presencia de HEDP como agente quelante.

Ejemplo 8: estabilidad de las variantes de AA560 en presencia de DTPA 1,5 % (p/v) o HEDP 1,5 % (p/v)

En este ejemplo se utiliza el ensayo PNP-G7 arriba descrito para determinar la actividad de amilasa residual después de la incubación en presencia del agente quelante DTPA o HEDP. En general la actividad de amilasa residual se determinó después de la incubación en un tampón que contenía un agente quelante a pH 8 o a pH 10 y a las temperaturas indicadas, y se comparan a continuación los tiempos de incubación y la actividad con la actividad de una referencia incubada a 4 °C como se ha descrito anteriormente en "Materiales y Métodos".

Prueba de estabilidad de variantes de amilasa después de la incubación con agente quelante a pH 8 y pH 10 en tampón

Principio:

Las muestras de enzima se incubaron en tampón a pH 8,0 con concentración final de 1,5 % (p/v) de DTPA o HEDP a la temperatura y tiempo de incubación que se indica a 4 °C durante el mismo tiempo de incubación. Además, las muestras de enzima se incubaron en tampón a pH 10,0 con concentración final de 1,5 % (p/v) de DTPA o HEDP a la temperatura y tiempo de incubación que se indica y sus muestras de referencia se incubaron a 4 °C durante el mismo tiempo de incubación. Tras la incubación se determinó la actividad residual utilizando el ensayo PNP-G7 de actividad de amilasa.

10 Reactivos:

20

25

30

35

Tampón a pH 8 con DTPA: EPPS 50 mM, Tritón X100 0,01 % (p/v), DTPA (ácido dietilentriamino pentaacético, n. $^{\circ}$ CAS 67-43-6) 1,875 % (p/v), pH 8,0

tampón a pH 10 con DTPA: Glicina 50 mM, Tritón X100 0,01 % (p/v), DTPA (ácido dietilentriamino pentaacético, n. °CAS 67-43-6) 1,875 % (p/v), pH 10,0

tampón a pH 8 con HEDP: EPPS 50 mM, Tritón X100 0,01 % (p/v), HEDP (ácido 1-hidroxietilidendifosfónico, n. °CAS 2809-21-4) 1,875 % (p/v), pH 8,0

tampón a pH 10 con HEDP: Glicina 50 mM, Tritón X100 0,01 % (p/v), HEDP (ácido 1-hidroxietilidendifosfónico, n. °CAS 2809-21-4) 1,875 % (p/v), pH 10,0

Soluciones de amilasa: 0,25 y 0,5 mg de proteína de amilasa activa/ml en EPPS 5 mM, Triton X-100 (p/v) 0,01 %, pH 8,0

Procedimiento:

160 μl de tampón (tampón a pH 8 con DTPA o HEDP o tampón a pH 10 con DTPA o HEDP) y 40 μl de las soluciones de amilasa se transfirieron a una placa de microtitulación de PCR de 96 pocillos por duplicado y el contenido se mezcló durante 1 minuto (PCR: reacción en cadena de la polimerasa). La concentración final de DTPA o HEDP fue de 1,5 % (p/v) en cada pocillo. Se transfirieron 20 μl de cada pocillo a una placa de microtitulación (MTP), que se puso a 4 °C (muestra de referencia). La MTP de PCR (muestra sometida a estrés) se incubó en el equipo de PCR tal como se indica más adelante en las Tablas 8.1 y 8.2 más adelante. La actividad residual se calculó como 100*V_{máx} (muestra sometida a estrés)/V_{máx} (muestra de referencia). La mejora en puntos porcentuales (pp) de la actividad residual de las variantes con respecto a la parental se calcula como la actividad residual de la variante menos la actividad residual de la parental.

Tabla IX: Variantes AA560 con DTPA

	pH 8, 49 ℃, 150 m DTPA	inutos, 1,5 %	pH 10, 42 ℃, 60 minutos, 1,5 % DTPA			
Enzima	Actividad residual (%)	Mejora en pp con respecto a la parental	Actividad residual (%)	Mejora en pp con respecto a la parental		
AA560 + 118KD183* G184* N195F R320K R458K (parental)	20	0	21	0		
Parental + I206L	49	29	45	24		
Parental + I206Y	77	57	78	57		
Parental + Y243F	31	11	36	15		

40 Tabla 8.2: Variantes AA560 con DTPA

Enzima	pH 8, 50 ℃, 210 n 1,5 %	ninutos, HEDP	pH 10, 42 °C, 60 minutos, HEDP 1,5 %			
	Actividad residual	Mejora en pp con	Actividad residual	Mejora en pp con		
	` '	•	` '	respecto a la		
		parental		parental		
AA560 + 118K D183* G184* N195F R320K R458K (parental)	60	0	19	0		
4 /						
Parental + I206L	68	8	38	19		
Parental + I206Y	85	25	72	53		
Parental + Y243F	59	-1	34	15		

Ejemplo 9: Actividad residual tras incubación en detergente con agente quelante

En este ejemplo se utiliza el ensayo PNP-G7 para determinar la actividad amilasa residual tras la incubación en el detergente en presencia de agentes quelantes, como se describe en el ejemplo 5.

En general, la actividad amilasa residual se determinó tras la incubación en el detergente C que contiene los agentes quelantes DTPMP y HEDP a pH 8,2 al cabo de 3 semanas y 6 semanas a 30 °C. La actividad residual de la amilasa se compara a continuación con la actividad de la amilasa en el detergente recién preparado el día cero (antes de la incubación) como se describe a continuación.

10 Tabla X

Detergente C	Composición de detergente utilizada para las pruebas de estabilidad
Ingrediente	Composición (% en peso de la composición)
Alquilbenceno sulfonato C _{11,8}	5,89
Ácido cítrico	2,56
Ácido graso C ₁₂₋₁₈	2,56
Alquil C ₁₂₋₁₄ etoxi 3 sulfato sódico	1,96
Alquil C ₁₄₋₁₅ -7-etoxilato	1,94
Alquil C ₁₂₋₁₄ 7-etoxilato	2,21
Ácido bórico	0,5
Un compuesto que tiene la siguiente estructura general: bis($(C_2H_5O)(C_2H_4O)n)(CH_3)-N^+-C_xH_{2x}-N^+-(CH_3)-bis((C_2H_5O)(C_2H_4O)n)$, en donde n = de 20 a 30, y x = de 3 a 8, o variantes sulfatadas o sulfonadas del mismo	1.46
DTPMP (ácido dietilen triamino penta(metilenfosfónico)	0,19
HEDP (ácido hidroxietano difosfónico)	1,6
Proteasa*	0,059*
Etanol	1,95
Propilenglicol	1,5
Monoetanolamina	5,15
Agua, ingredientes estéticos (tintes, perfumes), reguladores del pH (hidróxido sódico) y componentes menores (enzimas, disolventes, agentes estructurantes, abrillantadores)	Equilibrar a pH 8,2

^{*} comercializado con el nombre comercial Purafect Prime®, de Genencor International, Palo Alto. Esto se expresa como % de detergente que es enzima proteasa activa (es decir, % en el producto asume 100 % de actividad de la enzima).

Prueba de estabilidad de variantes de amilasa tras incubación en el detergente C con agentes quelantes a pH 8,2

Método: Se prepararon muestras de detergente C, pH 8,2, que contenían, cada una, una variante de amilasa de la invención o la id. de sec. n.º 6 (SP722) con las siguientes dos deleciones D183* + G184*, también denotadas como SP722 + D183* + G184*. Se determinó para cada muestra de detergente la actividad enzimática residual inicial antes de la incubación (muestras de referencia).

La actividad enzimática residual de cada muestra se determinó después de la incubación a 30 °C durante 3 semanas y 6 semanas y se comparó con su muestra de referencia. Se determinó la actividad residual utilizando el ensayo de actividad amilasa PNP-G7.

Soluciones de amilasa: 13,77 mg de proteína de amilasa activa en 100 g de detergente C, pH 8,2

Procedimiento:

30

15

20

25

Se puso detergente C, 5 g a pH 8,2, que contenía la amilasa por duplicado dentro de un frasco de vidrio de 7 ml con una tapa hermética al aire. Se determinó la actividad enzimática residual para las muestras iniciales, por duplicado, antes de la incubación.

Las muestras se pusieron en un incubador durante 3 semanas y 6 semanas a 30 °C. Inmediatamente después de la incubación, se analizaron las muestras residuales para determinar la actividad amilasa como se describe en el ensayo PNP-G7. En este ensayo la actividad residual de 100 % equivale a ausencia de pérdida de actividad de amilasa en comparación con la actividad enzimática residual inicial antes de la incubación (muestra de referencia).

La mejora de punto porcentual (pp) en la actividad residual (estabilidad) de la variante con respecto a la parental se calcula como la diferencia entre la actividad residual de la variante y la actividad residual de la parental.

Tabla XI

Actividad residual pH 8,2, Mejora en pp de la actividad 30 ℃ residual con respecto a la parental 3 semanas 6 semanas 3 semanas 6 semanas SP722 + DI 83* G184* (parental) 19 SP722 + D183* G184* N195F 67 47 48 44 75 SP722 + D183* G184* N195F H210Y 82 78 63 SP722 + D183* G184* N195F V206L 87 83 68 80 SP722 + D183* G184* N195F V206Y 98 97 79 94 SP722 + D183* G184* N195F V206Y Y243F 100 97 81 94

Los resultados muestran claramente que las variantes de la invención son altamente estables y tienen una alta actividad residual después de la incubación en el detergente C a pH 8,2, 3 semanas y 6 semanas a 30 ℃. En comparación, la amilasa SP722 + D183 * G184 * tiene una actividad residual de 19 % al cabo de 3 semanas y 3 % al cabo de 6 semanas

5

LISTADO DE SECUENCIAS

<110>	THE 1	PROC'	TER A	AND G	AMBL	E CC	MPAN	Y							
<120>		ANTES ABILI											S COM	N ALTA	
<130>	СМ34	87 M L													
<160>	26														
<170>	Pater	ntIn	vers	ión	3.4										
<210>	1														
<211> <212>	-														
<213>	Baci	llus	sp.												
<220> <221> <222>		. (14	40)												
<400>	1														
gat gg															48
1			5					10					15		
aac ga															96
Asn As	5 стХ	20	HIS	пр	ASII	Arg	25	HIS	Asp	Asp	Ата	30	АТА	Leu	
agt ga															144
Ser As	o Ala 35	Gly	Ile	Thr	Ala	Ile 40	Trp	Ile	Pro	Pro	Ala 45	Tyr	Lys	Gly	
aat ag															192
Asn Se	r Gln	Ala	Asp	Val	Gly 55	Tyr	Gly	Ala	Tyr	Asp 60	Leu	Tyr	Asp	Leu	
gga ga															240
Gly Gl		Asn													
gca ca															288
Ala Gl	n Leu	Glu	Arg 85	Ala	Ile	Gly	Ser	Leu 90	Lys	Ser	Asn	Asp	Ile 95	Asn	
gta ta	c gga	gat	gtc	gtg	atg	aat	cat	aaa	atg	gga	gct	gat	ttt	acg	336
Val Ty	r Gly	Asp 100	Val	Val	Met	Asn	His 105	Lys	Met	Gly	Ala	Asp 110	Phe	Thr	
gag gc	a ata	caa	act	att	caa	gta	aat	cca	acq	aat	cat	taa	cag	gat	384
Glu Al															
att to		œa.a	+20	200	2++			+~~	200	~~+		G2.C	+++	+ = =	432
Ile Se	r Gly				Ile					${\tt Gly}$					302
13	U				135					140					
ggg cg															480
145				150			. =	-	155	3		. =		160	

Asn		_	_		_	cag Gln	_			_					_	528
						aac Asn										576
						tcg Ser										624
	_		_	_	_	tgg Trp 215		_				_			-	672
						gat Asp										720
		_		_		cat His	_	_		_	_	_		_		768
	_	_		_		tgg Trp	_	_	_	_		_		_		816
		_	_	_		tgg Trp		_				_	_			864
						gct Ala 295						_		_	_	912
											500					
						tct Ser					cat					960
Arg 305 gtt	Asn acg	Ile ttt	Leu gtt	Arg	Gly 310	tct	Leu gat	Val	Glu	Ala 315 cca	cat His	Pro	Met	His tta	Ala 320 gag	960
Arg 305 gtt Val tca	Asn acg Thr	Ile ttt Phe gtt	Leu gtt Val gct	gat Asp 325 gat	Gly 310 aat Asn	tct Ser	Leu gat Asp	Val act Thr	Glu cag Gln 330 ctt	Ala 315 cca Pro	cat His ggg Gly	Pro gag Glu gcg	Met tca Ser aca	His tta Leu 335 att	Ala 320 gag Glu ttg	
Arg 305 gtt Val tca Ser	Asn acg Thr tgg Trp	Tle ttt Phe gtt Val	gtt Val gct Ala 340	gat Asp 325 gat Asp	Gly 310 aat Asn tgg Trp	tct Ser cat His	gat Asp aag Lys	Val act Thr cca Pro 345	Cag Gln 330 ctt Leu	Ala 315 cca Pro gct Ala	cat His ggg Gly tat Tyr	gag Glu gcg Ala	Met tca ser aca Thr 350	tta Leu 335 att Ile	Ala 320 gag Glu ttg Leu	1008
Arg 305 gtt Val tca Ser acg Thr	Asn acg Thr tgg Trp cgt Arg	ttt Phe gtt Val gaa Glu 355 aac	gtt val gct Ala 340 ggt Gly	gat Asp 325 gat Asp ggt Gly	Gly 310 aat Asn tgg Trp tat Tyr	tct Ser cat His ttt Phe	gat Asp aag Lys aat Asn 360	Val act Thr cca Pro 345 gta Val	Glu cag Gln 330 ctt Leu ttt Phe	Ala 315 cca Pro gct Ala tac Tyr	cat His ggg Gly tat Tyr ggt Gly	gag Glu gcg Ala gat Asp 365	Met tca ser aca Thr 350 tac Tyr	tta Leu 335 att Ile tat Tyr	Ala 320 gag Glu ttg Leu ggg Gly	1008 1056
Arg 305 gtt Val tca Ser acg Thr att Ile	Asn acg Thr tgg Trp cgt Arg cct Pro 370 gat	Ile ttt Phe gtt Val gaa Glu 355 aac Asn	gtt Val gct Ala 340 ggt Gly gat Asp	gat Asp 325 gat Asp ggt Gly aac Asn	Gly 310 aat Asn tgg Trp tat Tyr att Ile aat	tct Ser Cat His ttt Phe Cca Pro	gat Asp aag Lys aat Asn 360 gct Ala	Val act Thr cca Pro 345 gta Val aaa Lys tat	Glu cag Gln 330 ctt Leu ttt Phe aaa Lys	Ala 315 cca Pro gct Ala tac Tyr gat Asp	cat His ggg Gly tat Tyr ggt Gly atg Met 380 cag	gag Glu gcg Ala gat Asp 365 att Ile	Met tca Ser aca Thr 350 tac Tyr gat Asp	His tta Leu 335 att Ile tat Tyr gag Glu tat	Ala 320 gag Glu ttg Leu ggg Gly ctg Leu ttt	1008 1056 1104

	405	410		41 E
	405	410		415
cct aat tca ggc Pro Asn Ser Gly 420				
aag tgg atg tat Lys Trp Met Tyr 435	Val Gly Arg			
tta act ggt aat Leu Thr Gly Asn 450		_		
ggc gaa ttc ttt Gly Glu Phe Phe 465		Gly Ser Val		
<210> 2 <211> 480 <212> PRT <213> Bacillus	sp.			
<400> 2				
Asp Gly Leu Asn 1	Gly Thr Met I 5	Met Gln Tyr ' 10	Tyr Glu Trp His	Leu Glu 15
Asn Asp Gly Gln 20	His Trp Asn A	Arg Leu His 2 25	Asp Asp Ala Ala 30	Ala Leu
Ser Asp Ala Gly 35		Ile Trp Ile 1 40	Pro Pro Ala Tyr 45	Lys Gly
Asn Ser Gln Ala 50	Asp Val Gly 5	Tyr Gly Ala	Tyr Asp Leu Tyr 60	Asp Leu
Gly Glu Phe Asn 65	Gln Lys Gly 5	_	Thr Lys Tyr Gly 75	Thr Lys 80
Ala Gln Leu Glu	Arg Ala Ile (Gly Ser Leu : 90	Lys Ser Asn Asp	Ile Asn 95
Val Tyr Gly Asp 100	Val Val Met i	Asn His Lys 1 105	Met Gly Ala Asp 110	Phe Thr
Glu Ala Val Gln 115		Val Asn Pro ' 120	Thr Asn Arg Trp 125	Gln Asp
Ile Ser Gly Ala 130	Tyr Thr Ile i	Asp Ala Trp	Thr Gly Phe Asp	Phe Ser
	_			

Gly Arg Asn Asn Ala Tyr Ser Asp Phe Lys Trp Arg Trp Phe His Phe

145					150					155					160
Asn	Gly	Val	Asp	Trp 165	Asp	Gln	Arg	Tyr	Gln 170	Glu	Asn	His	Ile	Phe 175	Arg
Phe	Ala	Asn	Thr 180	Asn	Trp	Asn	Trp	Arg 185	Val	Asp	Glu	Glu	Asn 190	Gly	Asn
Tyr	Asp	Tyr 195	Leu	Leu	Gly	Ser	Asn 200	Ile	Asp	Phe	Ser	His 205	Pro	Glu	Val
Gln	Asp 210	Glu	Leu	Lys	Asp	Trp 215	Gly	Ser	Trp	Phe	Thr 220	Asp	Glu	Leu	Asp
Leu 225	Asp	Gly	Tyr	Arg	Leu 230	Asp	Ala	Ile	Lys	His 235	Ile	Pro	Phe	Trp	Tyr 240
Thr	Ser	Asp	Trp	Val 245	Arg	His	Gln	Arg	As n 250	Glu	Ala	Asp	Gln	Asp 255	Leu
Phe	Val	Val	Gly 260	Glu	Tyr	Trp	Lys	Asp 265	Asp	Val	Gly	Ala	Leu 270	Glu	Phe
Tyr	Leu	Asp 275	Glu	Met	Asn	Trp	Glu 280	Met	Ser	Leu	Phe	Asp 285	Val	Pro	Leu
Asn	Tyr 290	Asn	Phe	Tyr	Arg	Ala 295	Ser	Gln	Gln	Gly	Gly 300	Ser	Tyr	Asp	Met
Arg 305	Asn	Ile	Leu	Arg	Gly 310	Ser	Leu	Val	Glu	Ala 315	His	Pro	Met	His	Ala 320
Val	Thr	Phe	Val	Asp 325	Asn	His	Asp	Thr	Gln 330	Pro	Gly	Glu	Ser	Leu 335	Glu
Ser	Trp	Val	Ala 340	Asp	Trp	Phe	Lys	Pro 345	Leu	Ala	Tyr	Ala	Thr 350	Ile	Leu
Thr	Arg	Glu 355	Gly	Gly	Tyr	Pro	Asn 360	Val	Phe	Tyr	Gly	Asp 365	Tyr	Tyr	Gly
Ile	Pro 370	Asn	Asp	Asn	Ile	Ser 375	Ala	Lys	Lys	Asp	Met 380	Ile	Asp	Glu	Leu
Leu 385	Asp	Ala	Arg	Gln	Asn 390	Tyr	Ala	Tyr	Gly	Thr 395	Gln	His	Asp	Tyr	Phe 400

Asp His Trp Asp	Val Val Gly 405	Trp Thr Arg	-	Ser Ser Ar 415	rg
Pro Asn Ser Gly 420		lle Met Ser 425	_	Gly Gly Se 430	r
Lys Trp Met Tyr 435	Val Gly Arg	Gln Asn Ala 440	Gly Gln Thr 445	Trp Thr As	P
Leu Thr Gly Asn 450	Asn Gly Ala 455		Ile Asn Gly 460	Asp Gly Tr	TP q
Gly Glu Phe Phe 465	Thr Asn Gly 470	Gly Ser Val	Ser Val Tyr 475	Val Asn Gl 48	
<210> 3 <211> 1476 <212> ADN <213> Bacillus	circulans				
<220> <221> CDS <222> (1)(14)	76)				
<400> 3 aag aga aat cat Lys Arg Asn His 1		_			
gac gga gat cat Asp Gly Asp His 20			Met Ala Pro		
gcc aaa ggc att Ala Lys Gly Ile 35					
tca gct gag gat Ser Ala Glu Asp 50			_		
gaa ttt gac caa Glu Phe Asp Gln 65					.n
gaa ctg ata gag Glu Leu Ile Glu					
tat gtg gat ctg Tyr Val Asp Leu 100	Val Met Asn		Gly Ala Asp		
gtt ttt aaa gtg Val Phe Lys Val 115					

tct gag ccg Ser Glu Pro 130								432
cgc ggg gat Arg Gly Asp 145	Gln Tyr							480
ggc acg gac Gly Thr Asp	_		Slu Glu A	-		_		528
gca gga gag Ala Gly Glu							<i>- - - - - - - - - -</i>	576
aac tat gac Asn Tyr Asp 195	Tyr Leu	Met Phe A		_		_	-	624
gtt cgg cgc Val Arg Arg 210		_			_	_		672
cag tgc ggt Gln Cys Gly 225	Gly Phe			_			-	720
ttc att aag Phe Ile Lys			Slu Met :				_	768
ttc tac atc Phe Tyr Ile								816
gaa ttc ctt Glu Phe Leu 275	Asp Thr	Val Asp T						864
ctt cac tac Leu His Tyr 290								912
ctc tcc aaa Leu Ser Lys			acc ttg	ata asa		_		0.00
305		Asp Asp T 310	hr Leu					960
gcg gta acc	ttc gta	310 gat aac c	cat gac (Val Gln 315 tcc caa	Thr His	Pro Thr	His 320 ttg 1	008
gcg gta acc	ttc gta Phe Val 325	310 gat aac c Asp Asn E gat tgg t	cat gac fis Asp :	Val Gln 315 tcc caa Ser Gln 330 ccg agc	Thr His cct cat Pro His gct tat	Pro Thr gaa gcg Glu Ala 335 gcg ttg	His 320 ttg 1 Leu	
gcg gta acc Ala Val Thr gaa tca tgg	ttc gta Phe Val 325 att ggt Ile Gly 340 cgt gat Arg Asp	gat aac c Asp Asn E gat tgg t Asp Trp E ggc tat c Gly Tyr E	cat gac data data data data data data data da	Val Gln 315 tcc caa Ser Gln 330 ccg agc Pro Ser	Thr His cct cat Pro His gct tat Ala Tyr tac ggc	Pro Thr gaa gcg Glu Ala 335 gcg ttg Ala Leu 350 gat tat	His 320 ttg 1 Leu acg 1 Thr	800

att ctg ctg tct Ile Leu Leu Ser 385									1200
tac ttc gat cac Tyr Phe Asp His	_	_		Val Ar	-		_		1248
gaa atc gaa ggt Glu Ile Glu Gly 420									1296
ggt gag aag aga Gly Glu Lys Arg 435									1344
gtg gat ctg acg Val Asp Leu Thr 450	Lys Ser				r Ile				1392
ggc tgg gcc acc Gly Trp Ala Thr 465									1440
ctt cct gaa cag Leu Pro Glu Gln				Ala Gl					1476
<210> 4 <211> 492									
<212> PRT <213> Bacillus	circulan	s							
	circulan	s							
<213> Bacillus			Phe Phe 10	Glu Tr	rp His	Leu	Ala 15	Ala	
<213> Bacillus <400> 4 Lys Arg Asn His	Thr Met 1 5	Met Gln	10				15		
<213> Bacillus <400> 4 Lys Arg Asn His 1 Asp Gly Asp His	Thr Met 15	Met Gln Arg Leu	10 Ala Glu 25	Met Al	la Pro	Glu 30	15 Leu	Lys	
<213> Bacillus <400> 4 Lys Arg Asn His 1 Asp Gly Asp His 20 Ala Lys Gly Ile	Thr Met 155 Trp Lys 2 Asp Thr 3	Met Gln Arg Leu Val Trp 40	Ala Glu 25 Val Pro	Met Al	la Pro al Thr 45	Glu 30 Lys	15 Leu Ala	Lys Val	
<213> Bacillus <400> 4 Lys Arg Asn His 1 Asp Gly Asp His 20 Ala Lys Gly Ile 35 Ser Ala Glu Asp	Thr Met 155 Trp Lys 2	Met Gln Arg Leu Val Trp 40 Tyr Gly 55	Ala Glu 25 Val Pro Val Tyr	Met Al	la Pro al Thr 45	Glu 30 Lys Asp	15 Leu Ala Leu	Lys Val Gly	
<213> Bacillus <400> 4 Lys Arg Asn His 1 Asp Gly Asp His 20 Ala Lys Gly Ile 35 Ser Ala Glu Asp 50 Glu Phe Asp Gln	Thr Met 155 Trp Lys 2 Asp Thr 3 Thr Gly 3 Lys Gly 5	Met Gln Arg Leu Val Trp 40 Tyr Gly 55	Ala Glu 25 Val Pro Val Tyr	Met Al Pro Va Asp Le 60 Lys Ty 75	la Pro al Thr 45 au Tyr yr Gly	Glu 30 Lys Asp	15 Leu Ala Leu Lys	Lys Val Gly Gln 80	

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

		355					360					365				
Gly	Ile 370	Gly	Gly	Pro	Glu	Pro 375	Val	Asp	Gly	Lys	Lys 380	Glu	Ile	Leu	Asp	
Ile 385	Leu	Leu	Ser	Ala	Arg 390	Cys	Asn	Lys	Ala	Tyr 395	Gly	Glu	Gln	Glu	Asp 400	
Tyr	Phe	Asp	His	Ala 405	Asn	Thr	Ile	Gly	Trp 410	Val	Arg	Arg	Gly	Val 415	Glu	
Glu	Ile	Glu	Gly 420	Ser	Gly	Cys	Ala	Val 425	Val	Ile	Ser	Asn	Gly 430	Asp	Asp	
Gly	Glu	Lys 435	Arg	Met	Phe	Ile	Gly 440	Glu	His	Arg	Ala	Gly 445	Glu	Val	Trp	
Val	Asp 450	Leu	Thr	Lys	Ser	Cys 455	Asp	Asp	Gln	Ile	Thr 460	Ile	Glu	Glu	Asp	
Gly 465	Trp	Ala	Thr	Phe	His 470	Val	Cys	Gly	Gly	Gly 475	Val	Ser	Val	Trp	Ala 480	
Leu	Pro	Glu	Gln	Asn 485	Glu	Asp	Cys	Ala	Asp 490	Ala	Glu					
<210 <211 <212 <213	L> : 2> :	5 1455 ADN Dacil	llus	sp.												
<220 <221 <222	L> (CDS (1)	. (145	55)												
	cat	aat						atg Met								48
								aat Asn 25								96
		_		_				gct Ala				_		_		144
								ggg ggg								192
gat	tta	ggg	gaa	ttt	aat	caa	aag	ggg	acg	gtt	cgt	act	aag	tat	ggg	240

Asp 65	Leu	Gly	Glu	Phe	Asn 70	Gln	Lys	Gly	Thr	Val 75	Arg	Thr	Lys	Tyr	Gly 80	
	cgt Arg	_		_			_			_		_				288
	caa Gln															336
_	aca Thr	_		_		_	_									384
	gaa Glu 130				_					_			_		_	432
	cca Pro															480
	ttc Phe															528
	tac Tyr			_		_			_		_		_	_	-	576
	gaa Glu															624
	cat His 210															672
	aat Asn															720
	aaa Lys															768
_	gga Gly		_	_		_	_	_	_					-		816
	gcc Ala															864
	gat Asp 290															912
	aac Asn															960

cat cca atg cat His Pro Met His	-		-	
ggg gaa tca tta Gly Glu Ser Leu 340				
tat gcg ctt att Tyr Ala Leu Ile 355				
ggt gac tac tat Gly Asp Tyr Tyr 370		Thr His Ser V		_
aag att gat cca Lys Ile Asp Pro 385		Ala Arg Gln A	-	
caa cat gat tat Gln His Asp Tyr	_			
gga aat acc acg Gly Asn Thr Thr 420				
ggg cca ggg gga Gly Pro Gly Gly 435				
caa gtt tgg cat Gln Val Trp His 450	_	Gly Asn Lys F		_
aat gca gat gga Asn Ala Asp Gly 465		Phe Ser Val A		
att tgg gtg aaa Ile Trp Val Lys	-			1455
<210> 6 <211> 485 <212> PRT <213> bacillus	sp.			
<400> 6				
His His Asn Gly 1	Thr Asn Gly 5	Thr Met Met 6	Gln Tyr Phe Glu	Trp His 15
Leu Pro Asn Asp 20	Gly Asn His	Trp Asn Arg I 25	Leu Arg Asp Asp 30	Ala Ser

Asn Leu Arg Asn Arg Gly Ile Thr Ala Ile Trp Ile Pro Pro Ala Trp

40

35

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

Gly 305	Asn	Tyr	Asp	Met	Ala 310	Lys	Leu	Leu	Asn	Gly 315	Thr	Val	Val	Gln	Lys 320
His	Pro	Met	His	Ala 325	Val	Thr	Phe	Val	Asp 330	Asn	His	Asp	Ser	Gln 335	Pro
Gly	Glu	Ser	Leu 340	Glu	Ser	Phe	Val	Gln 345	Glu	Trp	Phe	Lys	Pro 350	Leu	Ala
Tyr	Ala	Leu 355	Ile	Leu	Thr	Arg	Glu 360	Gln	Gly	Tyr	Pro	Ser 365	Val	Phe	Tyr
Gly	Asp 370	Tyr	Tyr	Gly	Ile	Pro 375	Thr	His	Ser	Val	Pro 380	Ala	Met	Lys	Ala
Lys 385	Ile	Asp	Pro	Ile	Leu 390	Glu	Ala	Arg	Gln	Asn 395	Phe	Ala	Tyr	Gly	Thr 400
Gln	His	Asp	Tyr	Phe 405	Asp	His	His	Asn	Ile 410	Ile	Gly	Trp	Thr	Arg 415	Glu
Gly	Asn	Thr	Thr 420	His	Pro	Asn	Ser	Gly 425	Leu	Ala	Thr	Ile	Met 430	Ser	Asp
Gly	Pro	Gly 435	Gly	Glu	Lys	Trp	Met 440	Tyr	Val	Gly	Gln	Asn 445	Lys	Ala	Gly
Gln	Val 450	Trp	His	Asp	Ile	Thr 455	Gly	Asn	Lys	Pro	Gly 460	Thr	Val	Thr	Ile
Asn 465	Ala	Asp	Gly	Trp	Ala 470	Asn	Phe	Ser	Val	Asn 4 75	Gly	Gly	Ser	Val	Ser 480
Ile	Trp	Val	Lys	Arg 485											
<21 <21	-	7 1455													
<21	2>	ADN													
<21	3>	Bacil	Llus	sp.											
<22	0>														
	1> 2>	CDS (1).	. (145	55)											
<40	0>	7													
		aac Asn													

1	5	10	15
_		cga tta aac tct gat Arg Leu Asn Ser Asp 30	
		gtg tgg att cct cca Val Trp Ile Pro Pro 45	
		tac gga gcc tat gac Tyr Gly Ala Tyr Asp 60	_
		acc gtc cgt aca aaa Thr Val Arg Thr Lys 75	
		acc tcc tta aaa aat Thr Ser Leu Lys Asn 90	
_		aat cac aaa ggt ggc Asn His Lys Gly Gly 110	= =
		gtg aat ccc aat aac Val Asn Pro Asn Asn 125	
		gaa gct tgg act aga Glu Ala Trp Thr Arg 140	-
		agc ttt aaa tgg aga Ser Phe Lys Trp Arg 155	
His Phe Asp Gly		tca cgt aga ctg aac Ser Arg Arg Leu Asn 170	
		gct tgg gat tgg gaa Ala Trp Asp Trp Glu 190	
	_	atg tac gct gat att Met Tyr Ala Asp Ile 205	
_		aga aat tgg ggt gtt Arg Asn Trp Gly Val 220	
		aga ata gat gcg gtt Arg Ile Asp Ala Val 235	
		att aat cac gtt aga Ile Asn His Val Arg 250	
aca ggt aaa aat	atg ttt gcg gtt gct	gag ttt tgg aag aat	gat tta 816

Thr	Gly	Lys	Asn 260	Met	Phe	Ala	Val	Ala 265	Glu	Phe	Trp	Lys	Asn 270	Asp	Leu	
											tgg Trp					864
	_		_								gca Ala 300			_		912
											acg Thr					960
											cat His					1008
											ttt Phe					1056
											cct Pro					1104
	_										cca Pro 380	_	_	_		1152
											tat Tyr					1200
											ggt Gly					1248
											acc Thr					1296
											cgt Arg					1344
											ggt Gly 460					1392
											gga Gly					1440
	tgg Trp															1455

<210> 8 <211> 485 <212> PRT <213> Bacillus sp.

<400> 8

His His Asn Gly Thr Asn Gly Thr Met Met Gln Tyr Phe Glu Trp Tyr 1 5 10 15

Leu Pro Asn Asp Gly Asn His Trp Asn Arg Leu Asn Ser Asp Ala Ser 20 25 30

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

Lys Gly Ala Ser Gln Asn Asp Val Gly Tyr Gly Ala Tyr Asp Leu Tyr 50 55 60

Asp Leu Gly Glu Phe Asn Gln Lys Gly Thr Val Arg Thr Lys Tyr Gly 65 70 75 80

Thr Arg Ser Gln Leu Gln Ala Ala Val Thr Ser Leu Lys Asn Asn Gly 85 90 95

Ile Gln Val Tyr Gly Asp Val Val Met Asn His Lys Gly Gly Ala Asp 100 105 110

Ala Thr Glu Met Val Arg Ala Val Glu Val Asn Pro Asn Asn Arg Asn 115 120 125

Gln Glu Val Thr Gly Glu Tyr Thr Ile Glu Ala Trp Thr Arg Phe Asp 130 135 140

Phe Pro Gly Arg Gly Asn Thr His Ser Ser Phe Lys Trp Arg Trp Tyr 145 150 155 160

His Phe Asp Gly Val Asp Trp Asp Gln Ser Arg Arg Leu Asn Asn Arg 165 170 175

Ile Tyr Lys Phe Arg Gly His Gly Lys Ala Trp Asp Trp Glu Val Asp 180 185 190

Thr Glu Asn Gly Asn Tyr Asp Tyr Leu Met Tyr Ala Asp Ile Asp Met 195 200 205

Asp His Pro Glu Val Val Asn Glu Leu Arg Asn Trp Gly Val Trp Tyr 210 215 220

Thr Asn Thr Leu Gly Leu Asp Gly Phe Arg Ile Asp Ala Val Lys His 225 230 235 240

Ile Lys Tyr Ser Phe Thr Arg Asp Trp Ile Asn His Val Arg Ser Ala 245 250 255

Thr	Gly	Lys	Asn 260	Met	Phe	Ala	Val	Ala 265	Glu	Phe	Trp	Lys	Asn 270	Asp	Leu
Gly	Ala	Ile 275	Glu	Asn	Tyr	Leu	Gln 280	Lys	Thr	Asn	Trp	Asn 285	His	Ser	Val
Phe	Asp 290	Val	Pro	Leu	His	Tyr 295	Asn	Leu	Tyr	Asn	Ala 300	Ser	Lys	Ser	Gly
Gly 305	Asn	Tyr	Asp	Met	A rg 310	Asn	Ile	Phe	Asn	Gly 315	Thr	Val	Val	Gln	Arg 320
His	Pro	Ser	His	Ala 325	Val	Thr	Phe	Val	Asp 330	Asn	His	Asp	Ser	Gln 335	Pro
Glu	Glu	Ala	Leu 340	Glu	Ser	Phe	Val	Glu 345	Glu	Trp	Phe	Lys	Pro 350	Leu	Ala
Tyr	Ala	Leu 355	Thr	Leu	Thr	Arg	Glu 360	Gln	Gly	Tyr	Pro	Ser 365	Val	Phe	Tyr
Gly	Asp 370	Tyr	Tyr	Gly	Ile	Pro 375	Thr	His	Gly	Val	Pro 380	Ala	Met	Arg	Ser
Lys 385	Ile	Asp	Pro	Ile	Leu 390	Glu	Ala	Arg	Gln	Lys 395	Tyr	Ala	Tyr	Gly	Lys 400
Gln	Asn	Asp	Tyr	Leu 405	Asp	His	His	Asn	Ile 410	Ile	Gly	Trp	Thr	Arg 415	Glu
Gly	Asn	Thr	Ala 420	His	Pro	Asn	Ser	Gly 425	Leu	Ala	Thr	Ile	Met 430	Ser	Asp
Gly	Ala	Gly 435	Gly	Ser	Lys	Trp	Met 440	Phe	Val	Gly	Arg	Asn 445	Lys	Ala	Gly
Gln	Val 450	Trp	Ser	Asp	Ile	Thr 455	Gly	Asn	Arg	Thr	Gly 460	Thr	Val	Thr	Ile
Asn 465	Ala	Asp	Gly	Trp	Gly 470	Asn	Phe	Ser	Val	As n 4 75	Gly	Gly	Ser	Val	Ser 480
Ile	Trp	Val	Asn	Lys 485											

<210 <211 <212 <213	L> 2> .	9 1458 ADN Bacil	llus	sp.										
<220 <221 <222	L>	CDS (1)	. (145	58)										
<400		9												
		aat Asn		-		_	_	_			_			48
		aat Asn												96
		aaa Lys 35												144
_		gcc Ala			_	 			_		_	_		192
		gga Gly												240
		aat Asn												288
		gtg Val												336
		gaa Glu 115												384
		gtg Val												432
		gga Gly	_								_			480
		gat Asp												528
		aaa Lys												576
	_	aac Asn			_		_		_	_		_	_	624

195		200	205	
gat cac cca gag Asp His Pro Glu 210				
acg aat aca tta Thr Asn Thr Leu 225				
ata aaa tac agc Ile Lys Tyr Ser				
act ggc aaa aat Thr Gly Lys Asn 260				n Asp Leu
ggt gct att gaa Gly Ala Ile Glu 275				
ttt gat gtt ccg Phe Asp Val Pro 290	_		-	
ggg aat tat gat Gly Asn Tyr Asp 305				
cat cca atg cat His Pro Met His				
gaa gaa gct tta Glu Glu Ala Leu 340				Leu Ala
tat gct ttg aca Tyr Ala Leu Thr 355				
gga gat tat tat Gly Asp Tyr Tyr 370				
aaa att gac ccg Lys Ile Asp Pro 385				
caa aat gac tac Gln Asn Asp Tyr	_			
ggg aat aca gca Gly Asn Thr Ala 420				Ser Asp
gga gca gga gga Gly Ala Gly Gly 435				
caa gtt tgg acc	gat atc act	gga aat cgt	gca ggt act gt	acg att 1392

Gln Val Trp Thr Asp Ile Thr Gly Asn Arg Ala Gly Thr Val Thr Ile 450 455 460 aat gct gat gga tgg ggt aat ttt tct gta aat gga gga tca gtt tct 1440 Asn Ala Asp Gly Trp Gly Asn Phe Ser Val Asn Gly Gly Ser Val Ser 470 465 att tgg gta aac aaa taa 1458 Ile Trp Val Asn Lys 485 <210> 10 <211> 485 <212> PRT <213> Bacillus sp. <400> 10 His His Asn Gly Thr Asn Gly Thr Met Met Gln Tyr Phe Glu Trp Tyr 10 Leu Pro Asn Asp Gly Asn His Trp Asn Arg Leu Arg Ser Asp Ala Ser 25 Asn Leu Lys Asp Lys Gly Ile Ser Ala Val Trp Ile Pro Pro Ala Trp Lys Gly Ala Ser Gln Asn Asp Val Gly Tyr Gly Ala Tyr Asp Leu Tyr 55 Asp Leu Gly Glu Phe Asn Gln Lys Gly Thr Ile Arg Thr Lys Tyr Gly 70 75 Thr Arg Asn Gln Leu Gln Ala Ala Val Asn Ala Leu Lys Ser Asn Gly 85 90 Ile Gln Val Tyr Gly Asp Val Val Met Asn His Lys Gly Gly Ala Asp 105 100 110 Ala Thr Glu Met Val Arg Ala Val Glu Val Asn Pro Asn Asn Arg Asn 115 120 125 Gln Glu Val Ser Gly Glu Tyr Thr Ile Glu Ala Trp Thr Lys Phe Asp 130 135 Phe Pro Gly Arg Gly Asn Thr His Ser Asn Phe Lys Trp Arg Trp Tyr 150 145 160 His Phe Asp Gly Val Asp Trp Asp Gln Ser Arg Lys Leu Asn Asn Arg

170

165

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

Gly Ala Gly Gly As 435	sn Lys Trp Met 440		Asn Lys Ala 445	Gly
Gln Val Trp Thr As 450	sp Ile Thr Gly 455	Asn Arg Ala Gly 460	Thr Val Thr	Ile
Asn Ala Asp Gly Tr 465	rp Gly Asn Phe 470	Ser Val Asn Gly 475	Gly Ser Val	Ser 480
Ile Trp Val Asn Ly	78 35			
<210> 11 <211> 1455 <212> ADN <213> Bacillus Sp	o.			
<220> <221> CDS <222> (1)(1455)	,			
<400> 11 cat cat aat gga ac His His Asn Gly Th 1 5				
ttg cca aat gac go Leu Pro Asn Asp G 20				
aac tta aag agt aa Asn Leu Lys Ser Ly 35				
aag ggg act tcc ca Lys Gly Thr Ser G 50				
gat ctt gga gag tt Asp Leu Gly Glu Pl 65				
aca cgc aac cag ct Thr Arg Asn Gln Le 85	eu Gln Ala Ala			
att cag gta tat gg Ile Gln Val Tyr G 100				
ggt acg gaa att gt Gly Thr Glu Ile Va 115		Glu Val Asn Arg		
cag gaa acc tca gg Gln Glu Thr Ser G 130				

			_					tcc Ser	_		_		_			480
								cag Gln								528
								aag Lys 185								576
						_		ctt Leu	_		_	_		_	_	624
_			_	_			_	ctt Leu	_							672
								ttt Phe								720
			_		_	_	_	tgg Trp					_			768
				_		-		gct Ala 265						_		816
	_		_			_		aaa Lys		_				_		864
	_	-						ttg Leu			-			_		912
								tta Leu								960
								gtt Val								1008
	_	_	_	_			_	caa Gln 345							_	1056
								caa Gln								1104
								cat His								1152
								cgt Arg								1200

385	390	395	400
cag cat gat tac ttt Gln His Asp Tyr Phe 405	= = = = = = = = = = = = = = = = = = = =	e Ile Gly Trp Thr	
gga aat agc tcc cat Gly Asn Ser Ser His 420			_
ggt cca ggt ggt aac Gly Pro Gly Gly Asn 435			
caa gtt tgg aga gat Gln Val Trp Arg Asp 450			
aat gca gac gga tgg Asn Ala Asp Gly Trp 465		22 222	
gtt tgg gtg aag caa Val Trp Val Lys Gln 485			1455
<210> 12 <211> 485 <212> PRT <213> Bacillus Sp			
<400> 12			
<400> 12 His His Asn Gly Thr 1 5	Asn Gly Thr Met Me		Trp Tyr 15
His His Asn Gly Thr	10	_	15
His His Asn Gly Thr 1 5	Asn His Trp Asn Ar 25	g Leu Arg Asp Asp 30	15 Ala Ala
His His Asn Gly Thr 1 5 Leu Pro Asn Asp Gly 20 Asn Leu Lys Ser Lys	Asn His Trp Asn Ar 25 Gly Ile Thr Ala Va 40	g Leu Arg Asp Asp 30 1 Trp Ile Pro Pro 45	Ala Ala Ala Trp
His His Asn Gly Thr 1 5 Leu Pro Asn Asp Gly 20 Asn Leu Lys Ser Lys 35 Lys Gly Thr Ser Gln	Asn His Trp Asn Ar 25 Gly Ile Thr Ala Va 40 Asn Asp Val Gly Ty 55	g Leu Arg Asp Asp 30 1 Trp Ile Pro Pro 45 r Gly Ala Tyr Asp 60	Ala Ala Ala Trp Leu Tyr
His His Asn Gly Thr 1 Leu Pro Asn Asp Gly 20 Asn Leu Lys Ser Lys 35 Lys Gly Thr Ser Gln 50 Asp Leu Gly Glu Phe	Asn His Trp Asn Ar 25 Gly Ile Thr Ala Va 40 Asn Asp Val Gly Ty 55 Asn Gln Lys Gly Th 70	g Leu Arg Asp Asp 30 1 Trp Ile Pro Pro 45 r Gly Ala Tyr Asp 60 r Val Arg Thr Lys 75 r Ser Leu Lys Asn	Ala Ala Ala Trp Leu Tyr Tyr Gly 80
His His Asn Gly Thr 5 Leu Pro Asn Asp Gly 20 Asn Leu Lys Ser Lys 35 Lys Gly Thr Ser Gln 50 Asp Leu Gly Glu Phe 65 Thr Arg Asn Gln Leu	Asn His Trp Asn Ar 25 Gly Ile Thr Ala Va 40 Asn Asp Val Gly Ty 55 Asn Gln Lys Gly Th 70 Gln Ala Ala Val Th 90	g Leu Arg Asp Asp 30 1 Trp Ile Pro Pro 45 r Gly Ala Tyr Asp 60 r Val Arg Thr Lys 75 r Ser Leu Lys Asn	Ala Ala Ala Trp Leu Tyr Tyr Gly 80 Asn Gly 95

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

Gly	Asp 370	Tyr	Tyr	Gly	Ile	Pro 375	Thr	His	Gly	Val	Pro 380	Ala	Met	Lys	Ser	
Lys 385	Ile	Asp	Pro	Leu	Leu 390	Gln	Ala	Arg	Gln	Thr 395	Phe	Ala	Tyr	Gly	Thr 400	
Gln	His	Asp	Tyr	Phe 405	Asp	His	His	Asp	Ile 410	Ile	Gly	Trp	Thr	Arg 415	Glu	
Gly	Asn	Ser	Ser 420	His	Pro	Asn	Ser	Gly 425	Leu	Ala	Thr	Ile	Met 430	Ser	Asp	
Gly	Pro	Gly 435	Gly	Asn	Lys	Trp	Met 440	Tyr	Val	Gly	Lys	Asn 445	Lys	Ala	Gly	
Gln	Val 450	Trp	Arg	Asp	Ile	Thr 455	Gly	Asn	Arg	Thr	Gly 460	Thr	Val	Thr	Ile	
Asn 465	Ala	Asp	Gly	Trp	Gly 470	Asn	Phe	Ser	Val	Asn 475	Gly	Gly	Ser	Val	Ser 480	
Val	Trp	Val	Lys	Gln 485												
<210 <211 <212 <213	L> 1 2> 1	13 1452 ADN Bacil	llus	amyl	Lolic	quefa	acier	ıs								
<220 <221 <222	L> (CDS (1)	. (144	19)												
<400)> 1	L3														
gta	aat Asn		_	_	_	_			_			_	_		_	48
	cag Gln															96
	gga Gly															144
	tcc Ser 50															192
	cag Gln															240

Leu Gln As	t gcg atc p Ala Ile 85						
gga gat gt Gly Asp Va							
gta act go Val Thr Al 11	a Val Glu	_		_	_	_	_
gag gaa ta Glu Glu Ty 130				-	_		-
gga aac ac Gly Asn Th 145		_				_	
gcg gac tg Ala Asp Tr		Ser Arg	-			-	-
ggg gaa gg Gly Glu Gl							
tat gac ta Tyr Asp Ty 19	r Leu Met						
gtg gca ga Val Ala Gl 210							
tta gac gg Leu Asp Gl							
225		230		235	тте шуѕ	rne ser	240
ctg cgt ga		cag gcg		235 cag gcg	acg gga	aaa gaa	240 atg 768
ctg cgt ga	p Trp Val 245 t gcg gag	cag gcg Gln Ala	Val Arg	235 cag gcg Gln Ala 250 aat gcc	acg gga Thr Gly	aaa gaa Lys Glu 255 ctc gaa	240 atg 768 Met aac 816
ctg cgt ga Leu Arg As ttt acg gt	t gcg gag Ala Glu 260 t aaa aca	cag gcg Gln Ala tat tgg Tyr Trp	cag aat Gln Asn 265 aat caa	cag gcg Gln Ala 250 aat gcc Asn Ala	acg gga Thr Gly ggg aaa Gly Lys	aaa gaa Lys Glu 255 ctc gaa Leu Glu 270 gtt ccg	240 atg 768 Met aac 816 Asn ctt 864
ctg cgt ga Leu Arg As ttt acg gt Phe Thr Va tac ttg aa Tyr Leu As	t gcg gag 1 Ala Glu 260 t aaa aca n Lys Thr 5	cag gcg Gln Ala tat tgg Tyr Trp agc ttt Ser Phe	Cag aat Gln Asn 265 aat caa Asn Gln 280 tcc tca	cag gcg Gln Ala 250 aat gcc Asn Ala tcc gtg Ser Val caa gga	acg gga Thr Gly ggg aaa Gly Lys ttt gat Phe Asp 285 ggc gga	aaa gaa Lys Glu 255 ctc gaa Leu Glu 270 gtt ccg Val Pro	240 atg 768 Met 816 Asn 864 Leu 864 atg 912
ctg cgt ga Leu Arg As ttt acg gt Phe Thr Va tac ttg aa Tyr Leu As 27 cat ttc aa His Phe As	t gcg gag Ala Glu 260 t aaa aca n Lys Thr t tta cag n Leu Gln g ctg gac	cag gcg Gln Ala tat tgg Tyr Trp agc ttt Ser Phe gcg gct Ala Ala 295 ggt acc	cag aat Gln Asn 265 aat caa Asn Gln 280 tcc tca Ser Ser gtt gtg	cag gcg Gln Ala 250 aat gcc Asn Ala tcc gtg Ser Val caa gga Gln Gly tcc agg	acg gga Thr Gly ggg aaa Gly Lys ttt gat Phe Asp 285 ggc gga Gly Gly 300 cat ccg	aaa gaa Lys Glu 255 ctc gaa Leu Glu 270 gtt ccg Val Pro tat gat Tyr Asp	240 atg 768 Met 768 aac 816 Asn 864 Leu 864 atg 912 Met 929

	Thr Trp Phe	_	gca tac gcc ttt Ala Tyr Ala Phe 350	-
			tat ggg gat atg Tyr Gly Asp Met 365	
		Glu Ile Pro	tca ctg aaa gat Ser Leu Lys Asp 380	
			gca tac ggg ccc Ala Tyr Gly Pro 395	-
			tgg acg agg gaa Trp Thr Arg Glu	
	Lys Ser Gly		tta atc acg gac Leu Ile Thr Asp 430	
			aaa aat gcc ggc Lys Asn Ala Gly 445	
		Arg Ser Asp	act gta aaa atc Thr Val Lys Ile 460	
			ggg tcc gtc tcc Gly Ser Val Ser 475	
gtt cag aaa taa Val Gln Lys				1452
<210> 14 <211> 483 <212> PRT <213> Bacillus	amyloliquef	aciens		
<400> 14				
Val Asn Gly Thr 1	Leu Met Gln 5	Tyr Phe Glu 10	Trp Tyr Thr Pro	Asn Asp 15
Gly Gln His Trp 20	Lys Arg Leu	Gln Asn Asp 25	Ala Glu His Leu 30	Ser Asp
Ile Gly Ile Thr 35	Ala Val Trp	Ile Pro Pro 40	Ala Tyr Lys Gly 45	Leu Ser
Gln Ser Asp Asn 50	Gly Tyr Gly 55	Pro Tyr Asp	Leu Tyr Asp Leu 60	Gly Glu

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

30	5				310					315					320		
Va	l Thr	Phe	Val	Glu 325	Asn	His	Asp	Thr	Gln 330	Pro	Gly	Gln	Ser	Leu 335	Glu		
Se	r Thr	. Val	Gln 340	Thr	Trp	Phe	Lys	Pro 345	Leu	Ala	Tyr	Ala	Phe 350	Ile	Leu		
Th	r Arg	355 355		Gly	Tyr	Pro	Gln 360	Val	Phe	Tyr	Gly	Asp 365	Met	Tyr	Gly		
Th	r Lys 370	Gly	Thr	Ser	Pro	Lys 375	Glu	Ile	Pro	Ser	Leu 380	Lys	Asp	Asn	Ile		
G1 ⁻) Ile	Leu	Lys	Ala 390	Arg	Lys	Glu	Tyr	Ala 395	Tyr	Gly	Pro	Gln	His 400		
As	р Туг	: Ile	Asp	His 405	Pro	Asp	Val	Ile	Gly 410	Trp	Thr	Arg	Glu	Gly 415	Asp		
Se	r Ser	: Ala	Ala 420	Lys	Ser	Gly	Leu	Ala 425	Ala	Leu	Ile	Thr	Asp 430	Gly	Pro		
G1;	y Gly	Ser 435	_	Arg	Met	Tyr	Ala 440	Gly	Leu	Lys	Asn	Ala 445	Gly	Glu	Thr		
Tr	9 Tyr 450	Asp	Ile	Thr	Gly	Asn 455	Arg	Ser	Asp	Thr	Val 460	Lys	Ile	Gly	Ser		
As;		Trp	Gly	Glu	Phe 470	His	Val	Asn	Asp	Gly 475	Ser	Val	Ser	Ile	Tyr 480		
Va	l Glr	Lys															
<2 <2	10> 11> 12> 13>	15 1548 ADN Baci	llus	stea	arotl	nermo	ophil	lus									
<2	20> 21> 22>	CDS (1).	. (15	48)													
gc		15 ccg Pro														48	8
CC	g gat	gat	ggc	acg	tta	tgg	acc	aaa	gtg	gcc	aat	gaa	gcc	aac	aac	96	6

Pro	Asp	Asp	Gly 20	Thr	Leu	Trp	Thr	Lys 25	Val	Ala	Asn	Glu	Ala 30	Asn	Asn	
		_			atc Ile		_			_	_		_			144
					gac As p											192
		_			caa Gln 70				_	_						240
					caa Gln											288
					gtc Val											336
_	_			_	gcc Ala	_	_	_		_		-	_			384
_		_			tat Tyr				_		_			-		432
					acc Thr 150											480
	_		_	_	tgg Trp	_	_	_	_		_	_	_			528
					ggc Gly											576
				_	tac Tyr		_		_	_		_	_	_		624
					gag Glu											672
					ggg Gly 230											720
					gat Asp											768
					gtc Val											816

ttg cac a			Lys									864
gcc ccg f Ala Pro 1 290												912
ttt gat a Phe Asp I 305		_	_					_		_	_	960
aca ttg (Thr Leu)			_	-			-		-			1008
gcg ctg (Ala Leu (1056
ttt att o			Ğlu (-	-	-			 -	1104
tat tat of Tyr Tyr 0 370												1152
gat ccg o Asp Pro 1 385			_		_		_			_		1200
gat tat o												1248
act gaa a				Leu								1296
gga gga a Gly Gly s			Tyr '									1344
ttc tat of Phe Tyr 2												1392
gat gga t Asp Gly t 465												1440
gtt cct a Val Pro i												1488
cga ccg i Arg Pro !				Val								1536
gca tgg (Ala Trp I	_											1548

<210 <211 <212 <213	L> 2>	16 515 PRT Baci:	llus	stea	arotl	nermo	ophi:	Lus							
<400)>	16													
Ala 1	Ala	Pro	Phe	Asn 5	Gly	Thr	Met	Met	Gln 10	Tyr	Phe	Glu	Trp	Tyr 15	Leu
Pro	Asp	Asp	Gly 20	Thr	Leu	Trp	Thr	Lys 25	Val	Ala	Asn	Glu	Ala 30	Asn	Asn
Leu	Ser	Ser 35	Leu	Gly	Ile	Thr	Ala 40	Leu	Trp	Leu	Pro	Pro 45	Ala	Tyr	Lys
Gly	Thr 50	Ser	Arg	Ser	Asp	Val 55	Gly	Tyr	Gly	Val	Tyr 60	Asp	Leu	Tyr	Asp
Leu 65	Gly	Glu	Phe	Asn	Gln 70	Lys	Gly	Thr	Val	Arg 75	Thr	Lys	Tyr	Gly	Thr 80
Lys	Ala	Gln	Tyr	Leu 85	Gln	Ala	Ile	Gln	Ala 90	Ala	His	Ala	Ala	Gly 95	Met
Gln	Val	Tyr	Ala 100	Asp	Val	Val	Phe	Asp 105	His	Lys	Gly	Gly	Ala 110	Asp	Gly
Thr	Gl u	Trp 115	Val	Asp	Ala	Val	Glu 120	Val	Asn	Pro	Ser	Asp 125	Arg	Asn	Gln
Glu	Ile 130	Ser	Gly	Thr	Tyr	Gln 135	Ile	Gln	Ala	Trp	Thr 140	_	Phe	Asp	Phe
Pro 145	Gly	Arg	Gly	Asn	Thr 150	Tyr	Ser	Ser	Phe	Lys 155	Trp	Arg	Trp	Tyr	His 160
Phe	Asp	Gly	Val	Asp 165	Trp	Asp	Glu	Ser	Arg 170	Lys	Leu	Ser	Arg	Ile 175	Tyr
Lys	Phe	Arg	Gly 180	Ile	Gly	Lys	Ala	Trp 185	Asp	Trp	Glu	Val	Asp 190	Thr	Glu
Asn	Gly	Asn 195	Tyr	Asp	Tyr	Leu	Met 200	Tyr	Ala	Asp	Leu	Asp 205	Met	Asp	His
Pro	Glu 210	Val	Val	Thr	Glu	Leu 215	Lys	Asn	Trp	Gly	Lys 220	Trp	Tyr	Val	Asn

Thr 225	Thr	Asn	Ile	Asp	Gly 230	Phe	Arg	Leu	Asp	Ala 235	Val	Lys	His	Ile	Lys 240
Phe	Ser	Phe	Phe	Pro 245	Asp	Trp	Leu	Ser	Tyr 250	Val	Arg	Ser	Gln	Thr 255	Gly
Lys	Pro	Leu	Phe 260	Thr	Val	Gly	Glu	Tyr 265	Trp	Ser	Tyr	Asp	Ile 270	Asn	Lys
Leu	His	Asn 275	Tyr	Ile	Thr	Lys	Thr 280	Asp	Gly	Thr	Met	Ser 285	Leu	Phe	Asp
Ala	Pro 290	Leu	His	Asn	Lys	Phe 295	Tyr	Thr	Ala	Ser	Lys 300	Ser	Gly	Gly	Ala
Phe 305	Asp	Met	Arg	Thr	Leu 310	Met	Thr	Asn	Thr	Leu 315	Met	Lys	Asp	Gln	Pro 320
Thr	Leu	Ala	Val	Thr 325	Phe	Val	Asp	Asn	His 330	Asp	Thr	Glu	Pro	Gly 335	Gln
Ala	Leu	Gln	Ser 340	Trp	Val	Asp	Pro	Trp 345	Phe	Lys	Pro	Leu	Ala 350	Tyr	Ala
Phe	Ile	Leu 355	Thr	Arg	Gln	Glu	Gly 360	Tyr	Pro	Cys	Val	Phe 365	Tyr	Gly	Asp
Tyr	Tyr 370	Gly	Ile	Pro	Gln	Tyr 375	Asn	Ile	Pro	Ser	Leu 380	Lys	Ser	Lys	Ile
Asp 385	Pro	Leu	Leu	Ile	Ala 390	Arg	Arg	Asp	Tyr	Ala 395	Tyr	Gly	Thr	Gln	His 400
Asp	Tyr	Leu	Asp	His 405	Ser	Asp	Ile	Ile	Gly 410	Trp	Thr	Arg	Glu	Gly 415	Gly
Thr	Glu	Lys	Pro 420	Gly	Ser	Gly	Leu	Ala 425	Ala	Leu	Ile	Thr	Asp 430	Gly	Pro
Gly	Gly	Ser 435	Lys	Trp	Met	Tyr	Val 440	Gly	Lys	Gln	His	Ala 445	Gly	Lys	Val
Phe	Tyr 450	Asp	Leu	Thr	Gly	Asn 455	Arg	Ser	Asp	Thr	Val 460	Thr	Ile	Asn	Ser
Asp	Gly	Trp	Gly	Glu	Phe	Lys	Val	Asn	Gly	Gly	Ser	Val	Ser	Val	Trp

465	470	475	480
Val Pro Arg Lys Thr 485	Thr Val Ser Thr II	-	Thr Thr 495
Arg Pro Trp Thr Gly 500	Glu Phe Val Arg Tr 505	rp Thr Glu Pro Arg : 510	Leu Val
Ala Trp Pro 515			
<210> 17 <211> 1455 <212> ADN <213> bacillus sp.			
<220> <221> CDS <222> (1)(1455)			
<400> 17 cat cat aat ggg acg His His Asn Gly Thr 1 5		et Gln Tyr Phe Glu	
ttg cca aat gac ggg Leu Pro Asn Asp Gly 20			
aac tta aag agt aaa Asn Leu Lys Ser Lys 35			
aag ggg act tcg caa Lys Gly Thr Ser Gln 50			
gat ctt ggt gag ttt Asp Leu Gly Glu Phe 65			
aca agg agt cag ttg Thr Arg Ser Gln Leu 85		nr Ser Leu Lys Asn	
att caa gtt tat ggg Ile Gln Val Tyr Gly 100			
ggg aca gag atg gta Gly Thr Glu Met Val 115			
caa gaa ata tca ggt Gln Glu Ile Ser Gly 130			
ttc cct gga aga gga	aat acc cat tcc aa	ac ttt aaa tgg cgc	tgg tat 480

Phe 145	Pro	Gly	Arg	Gly	Asn 150	Thr	His	Ser	Asn	Phe 155	Lys	Trp	Arg	Trp	Tyr 160	
		_			gat Asp		_	_		_	_		_			528
					ggt Gly											576
					tat Tyr											624
_			_	_	atc Ile		_		_				_			672
					cta Leu 230											720
			_		acg Thr	_	-						_			768
				_	ttt Phe	_	_	_	_					_		816
_	-		_		tat Tyr					-						864
	_	_			cat His			_			_			_		912
			_	_	aga Arg 310							_	_			960
				_	gtc Val			_	_			_		_		1008
	_	_	_	_	tcc Ser		_		_					_	_	1056
					aca Thr											1104
					ata Ile											1152
					ctg Leu 390											1200

Gln His Asp Tyr Phe Asp His His Asp Ile Ile Gly Trp Thr Arg 405 410 415	
ggg gac agc tcc cac cca aat tca gga ctt gca act att atg tcc Gly Asp Ser Ser His Pro Asn Ser Gly Leu Ala Thr Ile Met Ser 420 425 430	
ggg cca ggg ggt aat aaa tgg atg tat gtc ggg aaa cat aaa gct Gly Pro Gly Gly Asn Lys Trp Met Tyr Val Gly Lys His Lys Ala 435 440 445	
caa gta tgg aga gat atc acc gga aat agg tct ggt acc gtc acc Gln Val Trp Arg Asp Ile Thr Gly Asn Arg Ser Gly Thr Val Thr 450 455 460	
aat gca gat ggt tgg ggg aat ttc act gta aac gga ggg gca gtt Asn Ala Asp Gly Trp Gly Asn Phe Thr Val Asn Gly Gly Ala Val 465 470 475	
gtt tgg gtg aag caa Val Trp Val Lys Gln 485	1455
<210> 18 <211> 485 <212> PRT <213> bacillus sp.	
<400> 18	
His His Asn Gly Thr Asn Gly Thr Met Met Gln Tyr Phe Glu Trp 1 5 10 15	His
_ _ _	
1 5 10 15 Leu Pro Asn Asp Gly Asn His Trp Asn Arg Leu Arg Asp Asp Ala	Ala
Leu Pro Asn Asp Gly Asn His Trp Asn Arg Leu Arg Asp Asp Ala 20 25 30 Asn Leu Lys Ser Lys Gly Ile Thr Ala Val Trp Ile Pro Pro Ala	Ala Trp
Leu Pro Asn Asp Gly Asn His Trp Asn Arg Leu Arg Asp Asp Ala 20 Asn Leu Lys Ser Lys Gly Ile Thr Ala Val Trp Ile Pro Pro Ala 45 Lys Gly Thr Ser Gln Asn Asp Val Gly Tyr Gly Ala Tyr Asp Leu	Ala Trp
Leu Pro Asn Asp Gly Asn His Trp Asn Arg Leu Arg Asp Asp Ala 20 Asn Leu Lys Ser Lys Gly Ile Thr Ala Val Trp Ile Pro Pro Ala 45 Lys Gly Thr Ser Gln Asn Asp Val Gly Tyr Gly Ala Tyr Asp Leu 50 Asp Leu Gly Glu Phe Asn Gln Lys Gly Thr Val Arg Thr Lys Tyr	Ala Trp Tyr
Leu Pro Asn Asp Gly Asn His Trp Asn Arg Leu Arg Asp Asp Ala 30 Asn Leu Lys Ser Lys Gly Ile Thr Ala Val Trp Ile Pro Pro Ala 45 Lys Gly Thr Ser Gln Asn Asp Val Gly Tyr Gly Ala Tyr Asp Leu 50 Asp Leu Gly Glu Phe Asn Gln Lys Gly Thr Val Arg Thr Lys Tyr 65 To 70 Ala Val Thr Ser Leu Lys Asn Asn Asp Thr Arg Ser Gln Leu Gln Gly Ala Val Thr Ser Leu Lys Asn Asn	Ala Trp Tyr Gly 80

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

Lys Ile Asp Pro 385	Leu Leu 390	Gln Ala	Arg Gli	Thr Tyr 395	Ala	Tyr	Gly	Thr 400	
Gln His Asp Tyr	Phe Asp 405	His His	Asp Ile	_	7 Trp	Thr	Arg 415	Glu	
Gly Asp Ser Ser 420	His Pro	Asn Ser	Gly Let 425	ı Ala Thr	: Ile	Met 430	Ser	Asp	
Gly Pro Gly Gly 435	Asn Lys	Trp Met	_	. Gly Lys	His 445	Lys	Ala	Gly	
Gln Val Trp Arg 450	Asp Ile	Thr Gly 455	Asn Arq	g Ser Gly 460		Val	Thr	Ile	
Asn Ala Asp Gly 465	Trp Gly 470	Asn Phe	Thr Val	Asn Gly 475	, Gly	Ala	Val	Ser 480	
Val Trp Val Lys	Gln 485								
<210> 19									
<211> 1452 <212> ADN <213> Bacillus	licheni	formis							
<212> ADN		formis							
<212> ADN <213> Bacillus <220> <221> CDS	52) ggg acg	ctg atg							48
<pre><212> ADN <213> Bacillus <220> <221> CDS <222> (1)(14 <400> 19 gca aat ctt aat Ala Asn Leu Asn</pre>	ggg acg Gly Thr 5 cat tgg	ctg atg Leu Met agg cgt	Gln Tyr 10 ttg caa	Phe Glu	Trp	Tyr gca	Met 15 tat	Pro ttg	4 8
<212> ADN <213> Bacillus <220> <221> CDS <222> (1)(14 <400> 19 gca aat ctt aat Ala Asn Leu Asn 1 aat gac ggc caa Asn Asp Gly Gln	ggg acg Gly Thr 5 cat tgg His Trp	ctg atg Leu Met agg cgt Arg Arg	ttg cast Leu Gli 25	Phe Glu ac gac Asn Asp	tcg Ser	gca Ala 30	Met 15 tat Tyr	Pro ttg Leu gga	
<212> ADN <213> Bacillus <220> <221> CDS <222> (1)(14 <400> 19 gca aat ctt aat Ala Asn Leu Asn 1 aat gac ggc caa Asn Asp Gly Gln 20 gct gaa cac ggt Ala Glu His Gly	ggg acg Gly Thr 5 cat tgg His Trp att act Ile Thr	ctg atg Leu Met agg cgt Arg Arg gcc gtc Ala Val 40	ttg cast Leu Glr 25 tgg att Trp Ile	a aac gad a Asn Asp c ccc ccc e Pro Pro	tcg Ser Gala Ala 45	Tyr gca Ala 30 tat Tyr	Met 15 tat Tyr aag Lys	Pro ttg Leu gga Gly tta	96
<212> ADN <213> Bacillus <220> <221> CDS <222> (1)(14 <400> 19 gca aat ctt aat Ala Asn Leu Asn 1 aat gac ggc caa Asn Asp Gly Gln 20 gct gaa cac ggt Ala Glu His Gly 35 acg agc caa gcg Thr Ser Gln Ala	ggg acg Gly Thr 5 cat tgg His Trp att act Ile Thr gat gtg Asp Val	ctg atg Leu Met agg cgt Arg Arg gcc gtc Ala Val 40 ggc tac Gly Tyr 55	ttg cast Leu Glr 25 tgg att Trp Ile	a aac gada Asn Asn cccc ccc Pro Pro tac gad Tyr Asn 60	tcg Ser gca Ala 45 ctt Leu	Tyr gca Ala 30 tat Tyr tat Tyr	Met 15 tat Tyr aag Lys gat Asp	Pro ttg Leu gga Gly tta Leu aaa	96

	85	90		95
gtt tac ggg gat Val Tyr Gly Asp 100				
gaa gat gta acc Glu Asp Val Thr 115	Ala Val Glu Va			
att tca gga gaa Ile Ser Gly Glu 130				-
ggg cgc ggc agc Gly Arg Gly Ser 145			p His Trp Tyr	
gac gga acc gat Asp Gly Thr Asp			-	_
ttt caa gga aag Phe Gln Gly Lys 180				
tat gat tat ttg Tyr Asp Tyr Leu 195	Met Tyr Ala As			
gca gca gaa att Ala Ala Glu Ile 210				-
ttg gac ggt ttc Leu Asp Gly Phe 225		_	s Ile Lys Phe	
ttg cgg gat tgg Leu Arg Asp Trp				
ttt acg gta gct Phe Thr Val Ala 260				=
tat ttg aac aaa Tyr Leu Asn Lys 275	Thr Asn Phe As			
cat tat cag ttc His Tyr Gln Phe 290				
agg aaa ttg ctg Arg Lys Leu Leu 305			s His Pro Leu	
gtt aca ttt gtc Val Thr Phe Val			o Gly Gln Ser	
tcg act gtc caa	aca tgg ttt aa	ag ccg ctt gc	t tac gct ttt	att ctc 1056

Ser Thr Val Gln	Thr Trp Phe	Lys Pro Leu 345	Ala Tyr Ala Phe 350	Ile Leu
			tac ggg gat atg Tyr Gly Asp Met 365	
		_	gcc ttg aaa cac Ala Leu Lys His 380	
		_	gcg tac gga gca Ala Tyr Gly Ala 395	_
			tgg aca agg gaa Trp Thr Arg Glu	
			tta ata aca gac Leu Ile Thr Asp 430	
			caa aac gcc ggt Gln Asn Ala Gly 445	
			ccg gtt gtc atc Pro Val Val Ile 460	=
			ggg tcg gtt tca Gly Ser Val Ser 475	
gtt caa aga tag Val Gln Arg				1452
<210> 20 <211> 483 <212> PRT <213> Bacillus	licheniformi	is		
<400> 20				
Ala Asn Leu Asn 1	Gly Thr Leu 5	Met Gln Tyr 10	Phe Glu Trp Tyr	Met Pro 15
Asn Asp Gly Gln 20	His Trp Arg	Arg Leu Gln 25	Asn Asp Ser Ala 30	Tyr Leu
Ala Glu His Gly 35	Ile Thr Ala	Val Trp Ile 40	Pro Pro Ala Tyr 45	Lys Gly
Thr Ser Gln Ala	Asp Val Gly 55	Tyr Gly Ala	Tyr Asp Leu Tyr 60	Asp Leu

Gly 65	Glu	Phe	His	Gln	Lys 70	Gly	Thr	Val	Arg	Thr 75	Lys	Tyr	Gly	Thr	Lys 80
Gly	Glu	Leu	Gln	Ser 85	Ala	Ile	Lys	Ser	Leu 90	His	Ser	Arg	Asp	Ile 95	Asn
Val	Tyr	Gly	Asp 100	Val	Val	Ile	Asn	His 105	Lys	Gly	Gly	Ala	Asp 110	Ala	Thr
Glu	Asp	Val 115	Thr	Ala	Val	Glu	Val 120	Asp	Pro	Ala	Asp	Arg 125	Asn	Arg	Val
Ile	Ser 130	Gly	Glu	His	Leu	Ile 135	Lys	Ala	Trp	Thr	His 140	Phe	His	Phe	Pro
Gly 145	Arg	Gly	Ser	Thr	Tyr 150	Ser	Asp	Phe	Lys	Trp 155	His	Trp	Tyr	His	Phe 160
Asp	Gly	Thr	Asp	Trp 165	Asp	Glu	Ser	Arg	Lys 170	Leu	Asn	Arg	Ile	Tyr 175	Lys
Phe	Gln	Gly	Lys 180	Ala	Trp	Asp	Trp	Glu 185	Val	Ser	Asn	Glu	Asn 190	Gly	Asn
Tyr	Asp	Tyr 195	Leu	Met	Tyr	Ala	Asp 200	Ile	Asp	Tyr	Asp	His 205	Pro	Asp	Val
Ala	Ala 210	Glu	Ile	Lys	Arg	Trp 215	Gly	Thr	Trp	Tyr	Ala 220	Asn	Glu	Leu	Gln
Leu 225	Asp	Gly	Phe	Arg	Leu 230	Asp	Ala	Val	Lys	His 235	Ile	Lys	Phe	Ser	Phe 240
Leu	Arg	Asp	Trp	Val 245	Asn	His	Val	Arg	Glu 250	Lys	Thr	Gly	Lys	Glu 255	Met
Phe	Thr	Val	Ala 260	Glu	Tyr	Trp	Gln	Asn 265	Asp	Leu	Gly	Ala	Leu 270	Glu	Asn
Tyr	Leu	As n 275	Lys	Thr	Asn	Phe	As n 280	His	Ser	Val	Phe	Asp 285	Val	Pro	Leu
His	Туг 290	Gln	Phe	His	Ala	Ala 295	Ser	Thr	Gln	Gly	Gly 300	Gly	Tyr	Asp	Met
Arg 305	Lys	Leu	Leu	Asn	Gly 310	Thr	Val	Val	Ser	Lys 315	His	Pro	Leu	Lys	Ser 320

Ser Thr Val Gln Thr Trp Phe Lys Pro Leu Ala Tyr Ala Phe Ile Leu 345	
Thr Lys Gly Asp Ser Gln Arg Glu Ile Pro Ala Leu Lys His Lys Ile 370 Glu Pro Ile Leu Lys Ala Arg Lys Gln Tyr Ala Tyr Gly Ala Gln His 385 Thr Lys Gly Asp Ser Gln Arg Glu Ile Pro Ala Leu Lys His Lys Ile 370 Glu Pro Ile Leu Lys Ala Arg Lys Gln Tyr Ala Tyr Gly Ala Gln His 385 Asp Tyr Phe Asp His His Asp Ile Val Gly Trp Thr Arg Glu Gly Asp 405 Ser Ser Val Ala Asn Ser Gly Leu Ala Ala Leu Ile Thr Asp Gly Pro 420 Gly Gly Ala Lys Arg Met Tyr Val Gly Arg Gln Asn Ala Gly Glu Thr 445 Trp His Asp Ile Thr Gly Asn Arg Ser Glu Pro Val Val Ile Asn Ser 450 Glu Gly Trp Gly Glu Phe His Val Asn Gly Gly Ser Val Ser Ile Tyr 465 Val Gln Arg Clu Gly Trp Gly Glu Phe His Val Asn Gly Gly Ser Val Ser Ile Tyr 480 Val Gln Arg C210> 21 C210> 21 C210> 21 C210> ADN C210> 21 C210> CDS C220> C221> CDS C222> (1)(1455) C220> CDS C221> CDS C222> (1)(1455) C220> CDS C220> CDS C221> CDS C221> CDS C222> CDS C221> CDS C2221>	
370 375 380 Glu Pro Ile Leu Lys Ala Arg Lys Gln Tyr Ala Tyr Gly Ala Gln His 385 Rap Tyr Phe Asp His His Asp Ile Val Gly Trp Thr Arg Glu Gly Asp 405 Ser Ser Val Ala Asn Ser Gly Leu Ala Ala Leu Ile Thr Asp Gly Pro 420 Gly Gly Ala Lys Arg Met Tyr Val Gly Arg Gln Asn Ala Gly Glu Thr 435 Trp His Asp Ile Thr Gly Asn Arg Ser Glu Pro Val Val Ile Asn Ser 450 Glu Gly Trp Gly Glu Phe His Val Asn Gly Gly Ser Val Ser Ile Tyr 465 Val Gln Arg Val Cly Asn Arg Val Cly Ser Val Ser Ile Tyr 480 Val Gln Arg Val Cly Ser Val Ser Ile Tyr 480 Val Gln Arg Val Cly Ser Val Ser Ile Tyr 480 Val Cly Ser Val Ser Ile Tyr 480 Val Cly Ser Val Ser Ile Tyr 480 Val Cly Cly Cly Cly Cly Ser Val Ser Ile Tyr 480 Val Cly Cly Cly Cly Cly Cly Cly Cly Cly Cl	
385	
Ser Ser Val Ala Asn Ser Gly Leu Ala Ala Leu Ile Thr Asp Gly Pro 420 Gly Gly Ala Lys Arg Met Tyr Val Gly Arg Gln Asn Ala Gly Glu Thr 435 Trp His Asp Ile Thr Gly Asn Arg Ser Glu Pro Val Val Ile Asn Ser 450 Glu Gly Trp Gly Glu Phe His Val Asn Gly Gly Ser Val Ser Ile Tyr 470 Val Gln Arg <pre> <210> 21 <211> 1455 <212> ADN <2213> bacillus sp. </pre> <220> <220> <221> CDS <221> CDS <222> (1)(1455) <400> 21 cac cat aat ggc aca aat gga aca atg atg caa tat ttt gaa tgg tat His His Asn Gly Thr Asn Gly Thr Met Met Gln Tyr Phe Glu Trp Tyr	
420 425 430 Gly Gly Ala Lys Arg Met Tyr Val Gly Arg Gln Asn Ala Gly Glu Thr 435 Trp His Asp Ile Thr Gly Asn Arg Ser Glu Pro Val Val Ile Asn Ser 450 Glu Gly Trp Gly Glu Phe His Val Asn Gly Gly Ser Val Ser Ile Tyr 465 Val Gln Arg <pre> <210> 21 <211> 1455 <212> ADN </pre> <2210> 2213> bacillus sp. <220> <221> CDS <222> (1)(1455) <400> 21 cac cat aat ggc aca aat gga aca atg atg caa tat ttt gaa tgg tat His His Asn Gly Thr Met Met Gln Tyr Phe Glu Trp Tyr	
### Table	
450 455 460 Glu Gly Trp Gly Glu Phe His Val Asn Gly Gly Ser Val Ser Ile Tyr 465 470 475 480 Val Gln Arg <pre> <210> 21 <211> 1455 <212> ADN <213> bacillus sp. <pre> <220> <221> CDS <222> (1)(1455)</pre> <pre> <400> 21 cac cat aat ggc aca aat gga aca atg atg caa tat ttt gaa tgg tat His His Asn Gly Thr Asn Gly Thr Met Met Gln Tyr Phe Glu Trp Tyr</pre></pre>	
465 470 475 480 Val Gln Arg <210> 21 <211> 1455 <212> ADN <213> bacillus sp. <220> <221> CDS <222> (1)(1455) <400> 21 cac cat aat ggc aca aat gga aca atg atg caa tat ttt gaa tgg tat His His Asn Gly Thr Asn Gly Thr Met Met Gln Tyr Phe Glu Trp Tyr	
<pre> <210> 21 <211> 1455 <212> ADN <213> bacillus sp. </pre> <pre> <220> <221> CDS <222> (1)(1455) </pre> <pre> <400> 21 cac cat aat ggc aca aat gga aca atg atg caa tat ttt gaa tgg tat His His Asn Gly Thr Asn Gly Thr Met Met Gln Tyr Phe Glu Trp Tyr</pre>	
<pre><211> 1455 <212> ADN <213> bacillus sp. <220> <221> CDS <222> (1)(1455) <400> 21 cac cat aat ggc aca aat gga aca atg atg caa tat ttt gaa tgg tat His His Asn Gly Thr Asn Gly Thr Met Met Gln Tyr Phe Glu Trp Tyr</pre>	
<221> CDS <222> (1)(1455) <400> 21 cac cat aat ggc aca aat gga aca atg atg caa tat ttt gaa tgg tat His His Asn Gly Thr Asn Gly Thr Met Met Gln Tyr Phe Glu Trp Tyr	
cac cat aat ggc aca aat gga aca atg atg caa tat ttt gaa tgg tat His His Asn Gly Thr Asn Gly Thr Met Met Gln Tyr Phe Glu Trp Tyr	
	48
ttg cca aat gac ggt aat cat tgg aat aga tta aga tca gat gca agt Leu Pro Asn Asp Gly Asn His Trp Asn Arg Leu Arg Ser Asp Ala Ser 20 25 30	96

	ctt Leu												:	144
	ggg Gly 50												:	192
-	tta Leu	 -						_	_		_		 :	240
	cgt Arg												:	288
	caa Gln												;	336
	act Thr												:	384
	gaa Glu 130												•	432
	cct Pro												•	480
	ttc Phe													528
	tat Tyr													576
	gag Glu												(624
_	cac His 210	_	_		_		_				_		(672
	aat Asn												•	720
	aaa Lys												•	768
	ggt Gly		_	_	_	_				_		_	:	816
	gca Ala												\$	864

275		280	285	
ttt gat gtg ccc Phe Asp Val Pro 290				
ggc aat tat gat Gly Asn Tyr Asp 305				
cat cct aca cat His Pro Thr His				
gaa gaa gcc cta Glu Glu Ala Leu 340			Trp Phe Lys	
tat gct ctc aca Tyr Ala Leu Thr 355				
gga gat tat tat Gly Asp Tyr Tyr 370			_	=
aag att gat ccg Lys Ile Asp Pro 385				
caa aat gat tat Gln Asn Asp Tyr		_		
ggt aat aca gca Gly Asn Thr Ala 420			Ala Thr Ile	
ggc cca gga gga Gly Pro Gly Gly 435				
caa gtt tgg aga Gln Val Trp Arg 450				
aac gca gat ggg Asn Ala Asp Gly 465				
ata tgg gta aat Ile Trp Val Asn				1455
<210> 22 <211> 485				
<212> PRT <213> bacillus	sp.			
<400> 22				

107

His His Asn Gly Thr Asn Gly Thr Met Met Gln Tyr Phe Glu Trp Tyr

1				5					10					15	
Leu	Pro	Asn	Asp 20	Gly	Asn	His	Trp	Asn 25	Arg	Leu	Arg	Ser	Asp 30	Ala	Ser
Asn	Leu	Lys 35	Asp	Lys	Gly	Ile	Thr 40	Ala	Val	Trp	Ile	Pro 45	Pro	Ala	Trp
Lys	Gly 50	Ala	Ser	Gln	Asn	Asp 55	Val	Gly	Tyr	Gly	Ala 60	Tyr	Asp	Leu	Tyr
Asp 65	Leu	Gly	Glu	Phe	Asn 70	Gln	Lys	Gly	Thr	Val 75	Arg	Thr	Lys	Tyr	Gly 80
Thr	Arg	Asn	Gln	Leu 85	Gln	Ala	Ala	Val	Thr 90	Ala	Leu	Lys	Ser	Asn 95	Gly
Ile	Gln	Val	Tyr 100	Gly	Asp	Val	Val	Met 105	Asn	His	Lys	Gly	Gly 110	Ala	Asp
Ala	Thr	Glu 115	Trp	Val	Arg	Ala	Val 120	Glu	Val	Asn	Pro	Ser 125	Asn	Arg	Asn
Gln	Glu 130	Val	Ser	Gly	Asp	Tyr 135	Thr	Ile	Glu	Ala	Trp 140	Thr	Lys	Phe	Asp
Phe 145	Pro	Gly	Arg	Gly	Asn 150	Thr	His	Ser	Asn	Phe 155	Lys	Trp	Arg	Trp	Tyr 160
His	Phe	Asp	Gly	Val 165	Asp	Trp	Asp	Gln	Ser 170	_	Gln	Leu	Gln	Asn 175	Arg
Ile	Tyr	Lys	Phe 180	Arg	Gly	Asp	Gly	Lys 185	Gly	Trp	Asp	Trp	Glu 190	Val	Asp
Thr	Glu	Asn 195	Gly	Asn	Tyr	Asp	Tyr 200	Leu	Met	Tyr	Ala	Asp 205	Ile	Asp	Met
Asp	His 210	Pro	Glu	Val	Val	Asn 215	Glu	Leu	Arg	Asn	Trp 220	Gly	Val	Trp	Tyr
Thr 225	Asn	Thr	Leu	Gly	Leu 230	Asp	Gly	Phe	Arg	Ile 235	Asp	Ala	Val	Lys	His 240
Ile	Lys	Tyr	Ser	Phe 245	Thr	Arg	Asp	Trp	Leu 250	Thr	His	Val	Arg	Asn 255	Thr

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

<210> 23 <211> 1452 <212> ADN

<213> bacillus sp

<220> <221> CDS <222> (1)..(1452)<400> 23 48 gga agt gtg ccg gta aat ggc aca atg atg caa tat ttc gaa tgg tac Gly Ser Val Pro Val Asn Gly Thr Met Met Gln Tyr Phe Glu Trp Tyr ctt cca gac gat gga aca cta tgg acg aaa gta gca aat aac gct caa 96 Leu Pro Asp Asp Gly Thr Leu Trp Thr Lys Val Ala Asn Asn Ala Gln 20 25 tct tta gcg aat ctt ggc att act gcc ctt tgg ctt ccc cct gcc tat 144 Ser Leu Ala Asn Leu Gly Ile Thr Ala Leu Trp Leu Pro Pro Ala Tyr aaa gga aca agc agt gac gtt gga tat ggc gtt tat gat tta tat 192 Lys Gly Thr Ser Ser Ser Asp Val Gly Tyr Gly Val Tyr Asp Leu Tyr 50 55 240 gac ctt gga gag ttt aat caa aaa gga act gtc cga aca aaa tac ggg Asp Leu Gly Glu Phe Asn Gln Lys Gly Thr Val Arg Thr Lys Tyr Gly 288 aca aaa aca caa tat atc caa gca atc caa gcg gcg cat aca gca ggg Thr Lys Thr Gln Tyr Ile Gln Ala Ile Gln Ala Ala His Thr Ala Gly 85 90 336 atg caa gta tat gca gat gtc gtc ttt aac cat aaa gcc ggt gca gat Met Gln Val Tyr Ala Asp Val Val Phe Asn His Lys Ala Gly Ala Asp 100 110 gga aca gaa cta gtc gat gca gta gaa gta aat cct tct gac cgc aat 384 Gly Thr Glu Leu Val Asp Ala Val Glu Val Asn Pro Ser Asp Arg Asn 115 120 432 caa gaa ata tca gga aca tat caa atc caa gcg tgg aca aaa ttt gat Gln Glu Ile Ser Gly Thr Tyr Gln Ile Gln Ala Trp Thr Lys Phe Asp 130 480 ttt cct ggt cgt gga aac acc tat tct agt ttt aaa tgg cgt tgg tat Phe Pro Gly Arg Gly Asn Thr Tyr Ser Ser Phe Lys Trp Arg Trp Tyr 145 150 155 160 cat ttc gat gga acg gac tgg gat gag agt aga aaa cta aat cgt att 528 His Phe Asp Gly Thr Asp Trp Asp Glu Ser Arg Lys Leu Asn Arg Ile 165 170 tac aag ttc cgc ggc acg gga aaa gca tgg gat tgg gaa gta gat aca 576 Tyr Lys Phe Arg Gly Thr Gly Lys Ala Trp Asp Trp Glu Val Asp Thr gaa aac ggg aat tat gac tat ctc atg tat gca gat tta gat atg gat 624 Glu Asn Gly Asn Tyr Asp Tyr Leu Met Tyr Ala Asp Leu Asp Met Asp 195 672 cat cca gag gtt gta tcc gaa cta aaa aat tgg gga aag tgg tat gta His Pro Glu Val Val Ser Glu Leu Lys Asn Trp Gly Lys Trp Tyr Val 210 215 220

	aca Thr													720
	tat Tyr	_			_	_			_	_	_			768
	aag Lys													816
_	ttg Leu						_	_			_			864
	gcc Ala 290													912
	ttt Phe	_	_	_						_	_	_	_	960
	aca Thr		_	_				_		_				1008
	tct Ser													1056
	ttt Phe													1104
	tac Tyr 370													1152
	gat Asp													1200
	gac Asp													1248
	gct Ala													1296
	ggc Gly													1344
	ttt Phe 450													1392
	gat Asp													1440

465	470	475	480
tgg gtt cca aaa Trp Val Pro Lys			1452
<210> 24 <211> 484 <212> PRT <213> bacillus sp	3		
<400> 24			
Gly Ser Val Pro Val 1 5	ıl Asn Gly Thr Me	et Met Gln Tyr Phe G 10	lu Trp Tyr 15
Leu Pro Asp Asp Gl	y Thr Leu Trp Tl	hr Lys Val Ala Asn A	
20	29	5 3	
Ser Leu Ala Asn Le	eu Gly Ile Thr A	la Leu Trp Leu Pro P	ro Ala Tyr
35	40	45	
Lys Gly Thr Ser Se	er Ser Asp Val G	ly Tyr Gly Val Tyr A	sp Leu Tyr
50	55	60	
Asp Leu Gly Glu Ph	ne Asn Gln Lys G	ly Thr Val Arg Thr L	ys Tyr Gly
65	70	75	80
Thr Lys Thr Gln Ty		le Gln Ala Ala His T	hr Ala Gly
85		90	95
Met Gln Val Tyr Al		he Asn His Lys Ala G	ly Ala Asp
100		05 1	10
Gly Thr Glu Leu Va	al Asp Ala Val G 120	lu Val Asn Pro Ser A 125	sp Arg Asn
Gln Glu Ile Ser Gl	y Thr Tyr Gln I:	le Gln Ala Trp Thr L	ys Phe Asp
130	135	140	
Phe Pro Gly Arg Gl	y Asn Thr Tyr Se	er Ser Phe Lys Trp A	rg Trp Tyr
	150	155	160
His Phe Asp Gly Th		lu Ser Arg Lys Leu A 170	sn Arg Ile 175
Tyr Lys Phe Arg Gl		la Trp Asp Trp Glu V 85 1	al Asp Thr 90

Glu Asn Gly Asn Tyr Asp Tyr Leu Met Tyr Ala Asp Leu Asp Met Asp

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

Thr Phe Tyr Asp Leu Thr Gly Asn Arg Ser Asp Thr Val Thr Ile Asn 450 455 460	
Ala Asp Gly Trp Gly Glu Phe Lys Val Asn Gly Gly Ser Val Ser Ile 465 470 475 480	
Trp Val Pro Lys	
<210> 25 <211> 1455 <212> ADN <213> Bacillus sp.	
<220> <221> CDS <222> (1)(1455)	
<pre><400> 25 gct aat act gca cct att aac gaa aca atg atg caa tat ttt gaa tgg Ala Asn Thr Ala Pro Ile Asn Glu Thr Met Met Gln Tyr Phe Glu Trp 1 5 10 15</pre>	48
gat tta ccg aac gat gga acc ctt tgg aca aag gtg aaa aat gaa gcc Asp Leu Pro Asn Asp Gly Thr Leu Trp Thr Lys Val Lys Asn Glu Ala 20 25 30	96
gca aat ctt tct tcg ctc ggt att aca gcg tta tgg ctt cct cca gcg Ala Asn Leu Ser Ser Leu Gly Ile Thr Ala Leu Trp Leu Pro Pro Ala 35 40 45	L44
tat aaa gga aca agt caa agc gat gtc gga tac ggc gtg tac gat tta 1 Tyr Lys Gly Thr Ser Gln Ser Asp Val Gly Tyr Gly Val Tyr Asp Leu 50 55 60	192
tat gac ctt ggg gaa ttt aat caa aaa gga acg att cga aca aaa tac 2 Tyr Asp Leu Gly Glu Phe Asn Gln Lys Gly Thr Ile Arg Thr Lys Tyr 65 70 75 80	240
gga aca aaa aca caa tat att caa gcc atc caa gct gcc aaa gcc gca 2 Gly Thr Lys Thr Gln Tyr Ile Gln Ala Ile Gln Ala Ala Lys Ala Ala 85 90 95	288
ggg atg caa gta tat gca gat gtt gtc ttt aat cat aag gcg gga gct 3 Gly Met Gln Val Tyr Ala Asp Val Val Phe Asn His Lys Ala Gly Ala 100 105 110	336
gac ggc aca gaa ttt gtc gat gcg gtt gag gta gac cct tct aat cga 3 Asp Gly Thr Glu Phe Val Asp Ala Val Glu Val Asp Pro Ser Asn Arg 115 120 125	384
aat caa gaa aca tct gga aca tat caa att caa gca tgg aca aaa ttt 4 Asn Gln Glu Thr Ser Gly Thr Tyr Gln Ile Gln Ala Trp Thr Lys Phe 130 135 140	132
gat ttt ccc ggt cgg ggg aac aca tac tcg agt ttt aaa tgg cgt tgg Asp Phe Pro Gly Arg Gly Asn Thr Tyr Ser Ser Phe Lys Trp Arg Trp 145 150 155 160	180

Tyr His E		ggt acc Gly Thr 165											528
att tac a Ile Tyr I						_		_		_	_	_	576
aca gaa a Thr Glu <i>F</i>			-			_		-	-		-	_	624
gat cac o Asp His F 210				_						_			672
gtc aat a Val Asn 1 225			_			_		_	_	_			720
att aaa t Ile Lys 1	-			_					_	_			768
aca gga a Thr Gly I													816
aat aag o Asn Lys I 2	-								_	_			864
ttt gat o Phe Asp A 290		_						_			_	_	912
Phe Asp A	Ala Pro	Leu His	Asn 295 tat	Asn tta	Phe ttg	Tyr aat	Thr aat	Ala 300 aca	Ser tta	Lys atg	Ser	Ser	912
Phe Asp A 290 gga tat t Gly Tyr E	Ala Pro tt gac Phe Asp	Leu His atg cgt Met Arg 310 gct gtg	Asn 295 tat Tyr	Asn tta Leu ctt	Phe ttg Leu gtc	Tyr aat Asn gat	Thr aat Asn 315 aac	Ala 300 aca Thr	Ser tta Leu gac	Lys atg Met acg	Ser aaa Lys caa	gat Asp 320	
Phe Asp A 290 gga tat t Gly Tyr E 305 caa cct t	Ala Pro tt gac he Asp tca ctc Ser Leu	Leu His atg cgt Met Arg 310 gct gtg Ala Val 325 cag tca	Asn 295 tat Tyr aca Thr	Asn tta Leu ctt Leu gtc	ttg Leu gtc Val	aat Asn gat Asp 330	Thr aat Asn 315 aac Asn	Ala 300 aca Thr cac His	Ser tta Leu gac Asp	atg Met acg Thr	ser aaa Lys caa Gln 335 ctt	gat Asp 320 cca Pro	960
Phe Asp A 290 gga tat t Gly Tyr F 305 caa cct t Gln Pro S ggg caa t Gly Gln S tac gcc t Tyr Ala F	Ala Pro tt gac Phe Asp tca ctc Ser Leu tct tta Ser Leu 340	Leu His atg cgt Met Arg 310 gct gtg Ala Val 325 cag tca Gln Ser tta acg	Asn 295 tat Tyr aca Thr tgg Trp	Asn tta Leu ctt Leu gtc Val caa	ttg Leu gtc Val gaa Glu 345 gag	Tyr aat Asn gat Asp 330 cct Pro	Thr aat Asn 315 aac Asn tgg Trp	Ala 300 aca Thr cac His	Ser tta Leu gac Asp aaa Lys	atg Met acg Thr cca Pro 350	aaa Lys caa Gln 335 ctt Leu	gat Asp 320 cca Pro gct Ala	960 1008
Phe Asp A 290 gga tat t Gly Tyr F 305 caa cct t Gln Pro S ggg caa t Gly Gln S tac gcc t Tyr Ala F	Ala Pro tt gac Phe Asp tca ctc Ser Leu 340 ttt att Phe Ile 355	Leu His atg cgt Met Arg 310 gct gtg Ala Val 325 cag tca Gln Ser tta acg Leu Thr	Asn 295 tat Tyr aca Thr tgg Trp aga Arg	Asn tta Leu ctt Leu gtc Val caa Gln 360 aaa	Phe ttg Leu gtc Val gaa Glu 345 gag Glu tac	Tyr aat Asn gat Asp 330 cct Pro gga Gly aat	Thr aat Asn 315 aac Asn tgg Trp tat Tyr	Ala 300 aca Thr cac His ttt Phe cct Pro	tta Leu gac Asp aaa Lys tgc Cys 365	atg Met acg Thr cca Pro 350 gta Val	aaa Lys caa Gln 335 ctt Leu ttt Phe	gat Asp 320 cca Pro gct Ala tac Tyr	960 1008 1056
Phe Asp A 290 gga tat t Gly Tyr F 305 caa cct t Gln Pro S ggg caa t Gly Gln S tac gcc t Tyr Ala F 3 ggt gac t Gly Asp T	Ala Pro tt gac Phe Asp tca ctc Ser Leu 340 tt att Phe Ile 355 tat tat Tyr Tyr gac ccg	Leu His atg cgt Met Arg 310 gct gtg Ala Val 325 cag tca Gln Ser tta acg Leu Thr gga atc Gly Ile ctt tta	Asn 295 tat Tyr aca Thr tgg Trp aga Arg	Asn tta Leu ctt Leu gtc Val caa Gln 360 aaa Lys	Phe ttg Leu gtc Val gaa Glu 345 gag Glu tac Tyr	Tyr aat Asn gat Asp 330 cct Pro gga Gly aat Asn	Thr aat Asn 315 aac Asn tgg Trp tat Tyr att Ile	Ala 300 aca Thr cac His ttt Phe cct Pro cca Pro 380 tat	tta Leu gac Asp aaa Lys tgc Cys 365 gga Gly	Atg Met acg Thr cca Pro 350 gta Val tta Leu	aaa Lys caa Gln 335 ctt Leu ttt Phe aaa Lys	gat Asp 320 cca Pro gct Ala tac Tyr agc Ser	960 1008 1056 1104

ggc att gat aca a Gly Ile Asp Thr : 420			Ala Ala Leu	
ggc cct ggc gga a Gly Pro Gly Gly 3 435				
aaa gta ttt tat o Lys Val Phe Tyr 2 450	-			-
aat gcg gat ggt d Asn Ala Asp Gly d 465		_		
att tgg gtg gct a				145
<210> 26 <211> 485 <212> PRT <213> Bacillus	sp.			
<400> 26				
Ala Asn Thr Ala 1	Pro Ile Asn 5	Glu Thr Met 10	Met Gln Tyr	Phe Glu Trp 15
Asp Leu Pro Asn 2	Asp Gly Thr	Leu Trp Thr 25		Asn Glu Ala 30
Ala Asn Leu Ser 35	Ser Leu Gly	Ile Thr Ala	Leu Trp Leu 1 45	Pro Pro Ala
Tyr Lys Gly Thr	Ser Gln Ser 55	Asp Val Gly	Tyr Gly Val '	Tyr Asp Leu
Tyr Asp Leu Gly (Glu Phe Asn 70	Gln Lys Gly	Thr Ile Arg 5	Thr Lys Tyr 80
Gly Thr Lys Thr	Gln Tyr Ile 85	Gln Ala Ile 90	Gln Ala Ala	Lys Ala Ala 95
Gly Met Gln Val 1	Tyr Ala Asp	Val Val Phe 105	_	Ala Gly Ala 110
Asp Gly Thr Glu 1	Phe Val Asp	Ala Val Glu 120	Val Asp Pro 1	Ser Asn Arg
Asn Gln Glu Thr	Ser Gly Thr 135	Tyr Gln Ile	Gln Ala Trp !	Thr Lys Phe

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

385	35					390					395				
Gln	Arg	Asp	Tyr	Ile 405	Asp	His	Gln	Asp	Ile 410	Ile	Gly	Trp	Thr	Arg 415	Glu
Gly	Ile	Asp	Thr 420	Lys	Pro	Asn	Ser	Gly 425	Leu	Ala	Ala	Leu	Ile 430	Thr	Asp
Gly	Pro	Gly 435	Gly	Ser	Lys	Trp	Met 440	Tyr	Val	Gly	Lys	Lys 445	His	Ala	Gly
Lys	Val 450	Phe	Tyr	Asp	Leu	Thr 455	Gly	Asn	Arg	Ser	Asp 460	Thr	Val	Thr	Ile
Asn 465	Ala	Asp	Gly	Trp	Gly 470	Glu	Phe	Lys	Val	Asn 475	Gly	Gly	Ser	Val	Ser 480
Ile	Trp	Val	Ala	Lys 485											

REIVINDICACIONES

1. Una composición limpiadora que comprende:

5

(a) una variante de una alfa-amilasa parental en donde la variante tiene actividad amilolítica y al menos 70 % de identidad con la id. de sec. n.º: 6 y comprende al menos una, al menos dos o al menos tres deleciones en la región de aminoácidos de 181, 182, 183, o 184 y además comprende una sustitución en las posiciones 195, 206 y 243, utilizando la numeración según la id. de sec. n.º: 6; y

10

(b) un adyuvante de limpieza, preferiblemente en una cantidad de 0,01 a 99,9 % en peso; y (c) al menos un agente quelante, en donde dicho agente quelante a una concentración inferior a 10 mM es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM cuando se mide a 21 °C y pH 8,0.

15

Una composición limpiadora según la reivindicación 1 en donde el agente quelante es capaz de reducir la concentración de iones calcio libres de 2,0 mM a 0,10 mM a una concentración de agente quelante inferior a 0.9 veces la concentración de citrato capaz de reducir los iones calcio libres de 2.0 mM a 0,10 mM, cuando se mide a 21 °C y pH 8,0.

20 3.

2.

La composición según cualquiera de las reivindicaciones anteriores en donde el agente quelante se selecciona del grupo que consiste en: EDTA (etilendiamina tetraacetato), MGDA (ácido metilglicindiacético o N,N'-bis(carboximetil)alanina), EGTA (ácido etilenglicol tetraacético), DTPA (ácido dietilenetriamino pentaacético), DTPMP (ácido dietilentriamino penta(metilenfosfónico), HEDP (ácido 1hidroxietiliden-1,1-difosfónico) y mezclas de los mismos.

25

4. Una composición según cualquiera de las reivindicaciones anteriores, en donde la variante que tiene actividad amilolítica tiene una secuencia de aminoácidos que tiene al menos 80 %, más preferiblemente al menos 85 %, aún más preferiblemente al menos 90 %, y con máxima preferencia al menos 95 % de identidad con el polipéptido maduro de la id. de sec. n.º: 6.

30

Una composición según cualquiera de las reivindicaciones anteriores en donde la amilasa es una 5. variante de una alfa-amilasa parental, en donde la alfa-amilasa parental es la de la id. de sec. n.º 6, y la variante comprende las deleciones D183* y G184* y una de las siguientes series de mutaciones:

35

- (a) N195F+V206Y+Y243F;
- (b) N195F+V206L+Y243F;

40

6. Una composición según cualquiera de las reivindicaciones anteriores, en donde el agente quelante se selecciona del grupo que consiste en: DTPA, HEDP, MGDA, DTPMP y mezclas de los mismos.

- 7. Una composición según cualquiera de las reivindicaciones anteriores, en donde el adyuvante de limpieza comprende uno o más de: microcápsula de perfume, agente de matizado de tejidos, proteasa, polímero de polietilenimina, lipasa, y cualquier mezcla de los mismos.
- 45 Una composición según cualquiera de las reivindicaciones anteriores, en donde la composición es una 8. composición detergente líquida para lavado de ropa.
- 9. Un método de lavado de ropa, que comprende lavar una prenda de vestir con una composición según cualquiera de las reivindicaciones anteriores, preferiblemente a una temperatura de 30 °C o menos, o 50 más preferiblemente, a una temperatura de 20 °C o menos.