



OFICINA ESPAÑOLA DE PATENTES Y MARCAS

**ESPAÑA** 



11 Número de publicación: 2 661 981

(51) Int. CI.:

C12N 15/09 (2006.01) C12N 5/10 (2006.01) C12P 21/02 (2006.01) C12P 21/08 (2006.01) C07K 16/28 (2006.01) C07K 16/24 (2006.01) C07K 16/10 (2006.01) C12N 15/85 (2006.01)

(12) TRADUCCIÓN DE PATENTE EUROPEA

**T3** 

14.12.2011 PCT/JP2011/078935 (86) Fecha de presentación y número de la solicitud internacional:

(87) Fecha y número de publicación internacional: 21.06.2012 WO12081628

(96) Fecha de presentación y número de la solicitud europea: 14.12.2011 E 11848424 (5)

24.01.2018 (97) Fecha y número de publicación de la concesión europea: EP 2653540

(54) Título: Procedimiento de producción de una proteína

(30) Prioridad:

15.12.2010 JP 2010279849

(45) Fecha de publicación y mención en BOPI de la traducción de la patente: 04.04.2018

(73) Titular/es:

INTER-UNIVERSITY RESEARCH INSTITUTE **CORPORATION RESEARCH ORGANIZATION OF INFORMATION AND SYSTEMS (50.0%)** 10-3, Midori-cho, Tachikawa-shi, Tokyo 190-0014, JP y **KYOWA HAKKO KIRIN CO., LTD. (50.0%)** 

(72) Inventor/es:

**KAWAKAMI KOICHI**; **KUROKAWA MEGUMI**; YAMAGUCHI KEINA; **OGAWA RISA**; TSUKAHARA MASAYOSHI y **HAYASHI YOKO** 

(74) Agente/Representante:

**CURELL AGUILÁ, Mireia** 

## **DESCRIPCIÓN**

Procedimiento de producción de una proteína.

#### 5 Campo técnico

10

15

30

35

40

50

55

60

65

La presente invención se refiere a un procedimiento para integrar un fragmento génico insertado entre un par de secuencias de transposón en un cromosoma de una célula de mamífero, que comprende introducir por lo menos un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una proteína de interés y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, en una célula de mamífero en suspensión, y un procedimiento para producir la proteína que comprende cultivar en suspensión una célula de mamífero en suspensión que produce la proteína, una célula de mamífero en suspensión que expresa la proteína y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una proteína de interés y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico.

#### Antecedentes de la técnica

La producción de proteínas exógenas mediante técnicas de ADN recombinante se utiliza en diversas industrias, tales como la industria farmacéutica y la industria alimentaria. En la mayoría de casos, se lleva a cabo la producción de proteínas recombinantes mediante la introducción de un vector de expresión que comprende una secuencia de nucleótidos que codifica una proteína de interés en un hospedador, tal como *Escherichia coli*, levadura, célula de insecto, célula vegetal y célula animal, la selección de un transformante en el que se integra el vector de expresión en el cromosoma, y el cultivo adicional de la línea celular transformadas bajo condiciones de cultivo apropiados.

Sin embargo, con el fin de desarrollar un hospedador que pueda producir una proteína exógena eficientemente, resulta necesario seleccionar una célula hospedadora que presente una buena productividad de cada proteína de interés, de manera que se desea una innovación técnica adicional de las técnicas de producción de proteínas exógenas para cada huésped.

En los sistemas bacterianos, tales como *Escherichia coli*, y en los sistemas de levaduras, los cuales son diferentes de las células animales, las modificaciones postraduccionales, tales como la modificación de las cadenas sacáridas, resultan difíciles de conseguir en muchos casos y de esta manera provocan un problema en la producción de una proteína que presente su actividad.

Debido a que la proteína producida se somete a una modificación postraduccional, tal como la fosforilación y la adición de cadenas sacáridas en el sistema de insecto, dicho sistema presenta el mérito de que puede expresarse la proteína que presenta su actividad fisiológica original.

Sin embargo, debido a que la estructura de cadenas sacáridas de la proteína secretada es diferente de la de las células derivadas de mamíferos, la antigenicidad y similares se tornan problemáticas al aplicar la proteína al uso farmacéutico.

45 Además, debido a que se utiliza un virus recombinante en el sistema de células de insecto al introducir un gen exógeno, existe el problema de que su inactivación y contención del virus resultan necesarios desde el punto de vista de la seguridad.

En el sistema de células animales, pueden llevarse a cabo modificaciones postraduccionales, tales como la fosforilación, la adición de cadenas sacáridas y el pliegue, en proteínas derivadas de animales superiores, incluyendo el ser humano, de manera más similar a las producidas en el cuerpo in vivo. Dichas modificaciones postraduccionales exactas resultan necesarias para recrear la actividad fisiológica que presenta originalmente una proteína en su proteína recombinante, y habitualmente se aplica un sistema de producción de proteínas en el que se utiliza una célula de mamífero como huésped a productos farmacéuticos y similares que requieren dicha actividad fisiológica.

Sin embargo, un sistema de expresión de proteínas en el que se utiliza una célula de mamífero como huésped presenta generalmente una productividad baja y también provoca un problema de estabilidad de los genes introducidos en muchos casos. La mejora de la productividad de una proteína utilizando una célula de mamífero en cultivo como huésped no sólo resulta muy importante para producir medicamentos destinados al tratamiento, agentes diagnósticos y similares, sino que también contribuye en gran medida a la investigación y al desarrollo de los mismos. De esta manera, resulta urgente desarrollar un sistema de expresión génica que posibilite la fácil obtención de una línea celular de elevada productividad utilizando una célula de mamífero en cultivo, en particular una célula de ovario de hámster chino (célula CHO), a modo de huésped.

Un transposón es un elemento genético transponible que puede desplazarse de un locus a otro locus en el

cromosoma. Un transposón es una herramienta potente para el estudio en biología molecular y genética y se utiliza con un propósito, tal como la mutagénesis, la captura génica y la preparación de individuos transgénicos, en insectos o nemátodos (por ejemplo *Drosophila melanogaster* o *Caenorhabditis elegans*) y plantas. Sin embargo, se ha desarrollado dicha técnica para los animales vertebrados, incluyendo las células de mamífero.

Sin embargo, en los últimos años se ha informado de transposones que también presentan actividades en los animales vertebrados y se ha demostrado que algunos de ellos presentan una actividad en las células de mamífero, tales como las células derivadas de ratón y del ser humano. Entre los ejemplos típicos se incluyen los transposones Tol1 (referencia de patente nº 1) y Tol2 (referencia no de patente nº 1) que se clonan a partir de un medaka (afanio), Sleeping Beauty reconstruido a partir de un transposón no autónomo existente en genoma de peces *Onchorhynchus* (referencia no de patente nº 2), un transposón artificial Frog Prince (referencia no de patente nº 3) que se deriva de la rana y el transposón piggyBac (referencia no de patente nº 4) que se deriva de insectos.

5

10

45

50

55

60

65

- Dichos transposones de ADN han sido utilizados para la mutagénesis, la captura génica, la preparación de individuos transgénicos, la expresión de proteínas resistentes a fármacos y similares, como herramienta de introducción génica para producir un nuevo fenotipo en un genoma de una célula de mamífero (referencias no de patente nº 5 a nº 12).
- 20 En el caso de los insectos, se ha estudiado un procedimiento en el que se introduce un gen exógeno en el cromosoma del gusano de la seda utilizando el transposón piggyBac derivado de un insecto lepidóptero para expresar la proteína codificada por dicho gen exógeno y se ha dado a conocer un procedimiento de producción de proteínas utilizando las técnicas anteriormente indicadas (referencia de patente nº 2).
- Sin embargo, debido a que la proteína de interés no se expresa a niveles suficientes y se produce en todo el cuerpo del gusano de la seda, provoca un problema económico debido a la necesidad de una técnica avanzada de purificación para recuperar la proteína exógena expresada en una forma altamente purificada a partir del líquido corporal, incluyendo una gran cantidad de proteínas contaminadas.
- Además, es conocido un ejemplo en el que se expresa una proteína relacionada con la resistencia a G418 en una célula de mamífero utilizando el transposón Tol2 derivado de medaka (referencias no de patente nº 12 y nº 13).
- En el caso de la producción de un fármaco de proteínas para el uso médico utilizando una célula en cultivo derivada de mamífero, resulta importante que un componente de origen animal no se encuentre contenido durante su procedimiento de producción con el fin de evitar la contaminación inesperada por un virus desconocido o polipéptido patogénico. La célula de CHO se utiliza más frecuentemente como célula animal para la producción de un fármaco de proteínas y gracias a los estudios realizados en los últimos años, también se ha establecido una línea de células de CHO en suspensión capaz de cultivar en un medio seguro que no utiliza un suero componente de origen animal. Sin embargo, la productividad de una línea celular en la que se ha introducido un gen bajo condiciones libres de suero o libres de proteínas se encuentra limitada a la mitad de la de la línea celular en la que un gen ha sido introducido bajo las condiciones de utilización de suero (literatura no de patente nº 14). Se demuestra que la transducción génica bajo condiciones libres de suero o libres de proteínas resulta técnicamente difícil.

En general se introduce un marcador seleccionable para cribar una célula que expresa una proteína de interés en el mismo vector de expresión génica. Lo anterior se basa en la hipótesis de que existe una región en la que un gen existente en el genoma se expresa fácilmente y una región en la que un gen presente en el genoma prácticamente no se expresa (denominados 'efectos de posición', literatura no de patente nº 15) y de que la proteína de interés también se expresa al expresarse el marcador seleccionable.

Por otra parte, en el caso de que una proteína de interés comprenda dos o más polipéptidos, tal como un anticuerpo y similares, es conocido además que cada polipéptido se expresa utilizando diferentes vectores. En el caso de un anticuerpo, se ha demostrado que la productividad es más alta en el caso de que la expresión de la cadena pesada del anticuerpo sea más elevada que la expresión de la cadena ligera (literatura no de patentes nº 16). Debido a que se predice que las expresiones de las cadenas pesada y ligera sean constantes en el mismo vector, resulta posible obtener una línea celular que expresa las cadenas pesada y ligera utilizando diferentes vectores con el fin de obtener una productividad elevada. Sin embargo, en el caso de que se exprese una proteína utilizando dos o más vectores diferentes, también resultan necesarios dos o más genes marcadores seleccionables.

Como medio para superar lo anterior, se informa de un caso en el que un gen *dhfr* originalmente consistente en una cadena polipeptídica se dividió en dos cadenas polipeptídicas y una de ellas se dispuso en un vector de expresión de cadena pesada y la otra se dispuso en un vector de expresión de cadena ligera (literatura no de patentes nº 17).

Sin embargo, la célula indicada en la literatura no de patentes nº 17 es una célula de CHO que es dependiente del componente proteína añadido al medio y, tal como se ha indicado anteriormente, existe la posibilidad de que la eficiencia de introducción génica sea elevada, diferente del caso de la introducción génica bajo condiciones libres de suero o libres de proteínas. Se predice que la selección de una célula de alta productividad seguirá resultando difícil al introducir un gen bajo condiciones libres de suero o libres de proteínas con elevada seguridad y libres del peligro de infección vírica y similares.

# [Listado de referencias]

#### 10 [Literatura de patentes]

5

30

50

55

60

65

[Literatura de patentes nº 1] Documento nº WO 2008/072540.

Literatura de patentes nº 2] Solicitud publicada de patente japonesa no examinada nº 2001-532188.

#### 15 [Literatura no de patentes]

[Literatura no de patentes nº 1] Nature 383:30, 1996.

[Literatura no de patentes nº 2] Cell 91, 501-510 (1997)

[Literatura no de patentes nº 3] Nucleic Acids Res, 31, 6873-6881 (2003)

[Literatura no de patentes nº 4] Insect Mol.Biol.5, 141-151 (1996) 20

[Literatura no de patentes nº 5] Genetics.166, 895-899 (2004)

[Literatura no de patentes nº 6] PLoS Genet, 2, e169 (2006)

[Literatura no de patentes nº 7] Proc. Natl. Acad. Sci. USA 95, 10769-10773 (1998)

[Literatura no de patentes nº 8] Proc. Natl. Acad. Sci. USA 98:6759-6764 (2001)

[Literatura no de patentes nº 9] Nature 436,221-22 6 (2005) 25

[Literatura no de patentes nº 10] Nucleic Acids Res., 31, 6873-6881 (2003) [Literatura no de patentes nº 11] Nucleic Acids Res., 35, e87 (2007)

[Literatura no de patentes nº 12] Proc Natl. Acad Sci. USA, 103, 15008-15013 (2006)

[Literatura no de patentes nº 13] Plos Genetics, 2,1715-1724(2006)

[Literatura no de patentes nº 14] Biotech. Bioeng. 96, 1118-1126 (2007) [Literatura no de patentes nº 15] Nature Biotech. 22, 1393-1398 (2004)

[Literatura no de patentes nº 16] Biotech. Bioeng. 96, 337-348 (2007)

[Literatura no de patentes nº 17] Biotech. Bioeng. 84,439-444 (2003)

#### 35 Exposición de la invención

#### Problemas que debe resolver la invención

Con el fin de producir y analizar una proteína de interés, resulta necesario seleccionar una línea celular que 40 exprese establemente y a nivel elevado una proteína de interés utilizando una célula de cultivo derivada de mamífero. Sin embargo, la preparación y cultivo de la célula que produce la proteína de interés requiere considerable esfuerzo y tiempo.

Además, aunque es conocida la expresión de una proteína de interés en una célula de mamífero utilizando una 45 secuencia de transposón, no se conoce la preparación de una célula que pueda expresar a nivel elevado una proteína de interés y que de esta manera pueda utilizarse como sistema de producción de proteínas mediante la utilización de una secuencia de transposón, no se conoce un procedimiento de preparación de una célula de mamífero que pueda producir a nivel elevado una proteína de interés mediante la utilización de una secuencia de transposón y no se conoce un procedimiento de producción de una proteína utilizando la célula.

Tal como se ha indicado anteriormente, existe la necesidad de expresar una proteína de interés en gran cantidad mediante el establecimiento de un sistema de producción de proteínas que pueda producir a nivel elevado la proteína de interés utilizando un cultivo celular de mamífero de manera eficiente y en un corto periodo de tiempo. Además, se ha deseado el establecimiento de una célula productora que no requiera ningún componente de origen animal entre la introducción génica y el establecimiento de la célula productora.

De esta manera, los objetivos de la invención son proporcionar una célula capaz de expresar a nivel elevado una proteína de interés que pueda establecerse eficientemente y un procedimiento para producir la proteína de interés utilizando la célula.

# Medios para resolver los problemas

Con el fin de resolver los problemas anteriormente indicados, los presentes inventores han llevado a cabo estudios intensivos y han encontrado como resultado que puede producirse eficientemente una proteína de interés mediante la introducción de por lo menos un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica la proteína de interés y que comprende además un par de secuencias de

transposón en ambos extremos del fragmento génico en una célula de mamífero en suspensión y la integración del fragmento génico insertado entre un par (dos) de secuencias de transposón en un cromosoma de la célula de mamífero. Además, se ha encontrado que la proteína de interés puede producirse eficientemente mediante la utilización de la célula y de esta manera se ha llevado a cabo la invención.

Específicamente, la invención se refiere a lo siguiente:

- 1. Un procedimiento para producir un anticuerpo, que comprende introducir en una célula de CHO en suspensión:
  - (a) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, o
  - (b) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, o
  - (c) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento

en el que cada par de secuencias de transposón son secuencias de nucleótidos de Tol1 o secuencias de nucleótidos de Tol2, permitiendo que actúe una transposasa sobre las secuencias de transposón, integrando de esta manera los fragmentos génicos en un cromosoma de la célula de CHO con el fin de obtener una célula de CHO que expresa el anticuerpo y cultivando en suspensión la célula de CHO.

- 2. Un procedimiento para producir un anticuerpo, que comprende las etapas (A) a (C) a continuación:
- (A) introducir simultáneamente en una célula de CHO en suspensión:
  - (a) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, o
  - (b) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un AND codificante de una cadena L de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, o
  - (c) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico,

en el que cada par de secuencias de transposón son secuencias de nucleótidos de Tol1 o secuencias de nucleótidos de Tol2, y un vector de expresión que comprende un ADN que codifica una transposasa que

10

5

15

20

25

30

35

40

45

50

55

60

reconoce las secuencias de transposón y presenta actividad de transferencia de un fragmento génico insertado entre un par de secuencias de transposón en un cromosoma,

(B) obtener una célula de CHO en suspensión que expresa el anticuerpo mediante la expresión transitoria de la transposasa a partir del vector de expresión que se introduce en la célula de CHO en suspensión en la etapa (A) para integrar los fragmentos génicos en un cromosoma de la célula de CHO, y

5

10

15

20

25

30

35

45

50

55

65

- (C) cultivar en suspensión la célula de CHO en suspensión que expresa el anticuerpo obtenido en la etapa
   (B) para producir el anticuerpo,
- 3. Un procedimiento para obtener una célula de CHO en suspensión que expresa un anticuerpo, que comprende introducir en una célula de CHO en suspensión:
  - (a) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, o
  - (b) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, o
  - (c) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico,

en el que cada par de secuencias de transposón son secuencias de nucleótidos de Tol1 o secuencias de nucleótidos de Tol2, y que permite que actúe una transposasas sobre las secuencias de transposón, integrando de esta manera los fragmentos génicos en un cromosoma de la célula de CHO.

- 4. El procedimiento descrito en cualquiera de los ítems 1 a 3, anteriormente, en el que las secuencias de nucleótidos de Tol2 son las secuencias de nucleótidos mostradas en la SEC ID nº 2 y la secuencia de nucleótidos mostrada en la SEC ID nº 3.
  - El procedimiento descrito en cualquiera de los ítems 1 a 3, anteriormente, en el que las secuencias de nucleótidos de Tol1 son las secuencias de nucleótidos mostradas en la SEC ID nº 14 y las secuencias de nucleótidos mostradas en la SEC ID nº 15.
    - 6. El procedimiento descrito en cualquiera de los ítems 1 a 5, anteriormente, en el que la célula de CHO en suspensión es una célula capaz de sobrevivir y proliferar en un medio libre de suero.
    - 7. El procedimiento descrito en cualquiera de los ítems 1 a 6, anteriormente, en el que la célula de CHO en suspensión es una célula de CHO adaptada para el cultivo en suspensión.
    - 8. El procedimiento descrito en cualquiera de los ítems 1 a 7, anteriormente, en el que la célula de CHO es por lo menos una seleccionada de entre CHO-K1, CHO-K1SV, DUKXB11, CHO/DG44, Pro-3 y CHO-S.
    - 9. El procedimiento descrito en cualquiera de los ítems 1 a 8, anteriormente, en el que el gen marcador seleccionable es un gen de resistencia a la cicloheximida.
- 10. El procedimiento descrito en el ítem 9, anteriormente, en el que el gen de resistencia a la cicloheximida es un gen codificante de un mutante de la proteína ribosómica humana L36.
  - 11. El procedimiento descrito en cualquiera de los ítems 1 a 10, anteriormente, en el que el anticuerpo es un anticuerpo que reconoce un antígeno de tipo tumoral, un antígeno relacionado con una alergia o inflamación, un antígeno relacionado con una enfermedad cardiovascular, un antígeno que se relaciona con una enfermedad autoinmunitaria o un antígeno que relaciona con una infección bacteriana.

12. Una célula de CHO en suspensión que presenta un cromosoma en el que se ha integrado:

5

10

15

20

25

35

40

45

50

55

60

65

(a) un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y que presenta un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y que presenta un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un fragmento génico que comprende un gen marcador seleccionable y que presenta un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, o

(b) un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que presenta un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y que presenta un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, o

(c) un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que presenta un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y que presenta un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico,

en el que cada par de secuencias de transposón son secuencias de nucleótidos de Tol1 o secuencias de nucleótidos de Tol2 y que produce el anticuerpo y es capaz de sobrevivir y proliferar en un medio libre de suero.

- 13. La célula de CHO indicada en el ítem 12, anteriormente, en le que la célula de CHO en suspensión es una célula de CHO adaptada para el cultivo en suspensión.
- 30 14. La célula de CHO indicada en cualquiera de los ítems 12 y 13, anteriormente, en el que la célula de CHO es cualquier célula seleccionada de entre CHO-K1, CHO-K1SV, DUKXB11, CHO/DG44, Pro-3 y CHO-S.
  - 15. La célula de CHO indicada en cualquiera de los ítems 12 a 14, anteriormente, en el que el gen marcador seleccionable es un gen de resistencia a la cicloheximida.
  - 16. La célula de CHO indicada en el ítem 15, anteriormente, en el que el gen de resistencia a cicloheximida es un gen codificante de un mutante de la proteína ribosómica humana L36a.
  - 17. La célula de CHO indicada en cualquiera de los ítems 12 a 16, anteriormente, en el que el anticuerpo es un anticuerpo que reconoce un antígeno de tipo tumoral, un antígeno relacionado con una alergia o inflamación, un antígeno relacionado con una enfermedad cardiovascular, un antígeno que se relaciona con una enfermedad autoinmunitaria o un antígeno que relaciona con una infección bacteriana.
  - 18. La célula de CHO indicada en cualquiera de los ítems 12 a 17, anteriormente, en el que las secuencias de nucleótidos de Tol2 son la secuencia de nucleótidos mostrada en la SEC ID nº 2 y la secuencia de nucleótidos mostrada en la SEC ID nº 3.
  - 19. La célula de CHO indicada en cualquiera de los ítems 12 a 17, anteriormente, en el que las secuencias de nucleótidos de Tol1 son la secuencia de nucleótidos mostrada en la SEC ID nº 14 y la secuencia de nucleótidos mostrada en la SEC ID nº 15.
  - 20. Utilización en un procedimiento para producir un anticuerpo de:
    - (a) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, o
    - (b) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento

génico, o

5

15

20

25

40

45

50

55

- (c) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico.
- 10 en el que cada par de secuencias de transposón son secuencias de nucleótidos de Tol1 o secuencias de nucleótidos de Tol2.
  - 21. La utilización indicada en el ítem 20, anteriormente, en el que las secuencias de nucleótidos de Tol2 son la secuencia de nucleótidos mostrada en la SEC ID nº 2 y la secuencia de nucleótidos mostrada en la SEC ID nº 3, y
  - 22. La utilización indicada en el ítem 20, anteriormente, en el que las secuencias de nucleótidos de Tol1 son las secuencias de nucleótidos mostrada en la SEC ID nº 14 y la secuencia de nucleótidos mostrada en la SEC ID nº 15.

#### Efecto de la invención

Según el procedimiento de producción de proteínas de la invención, puede producirse eficientemente una proteína de interés mediante la utilización de una célula de mamífero en suspensión. Además, la célula de la presente invención puede utilizarse como célula de producción para producir una proteína recombinante o un polipéptido recombinante con una elevada eficacia.

#### Breve descripción de los dibujos

[Figura 1] La figura 1 muestra una ilustración esquemática de un vector transposón para expresar un anticuerpo anti-M2 de influenza humano. Tol2-L representa un transposón Tol2 de extremo izquierdo (SEC ID nº 2), Tol2-R representa un transposón Tol2 de extremo derecho (SEC ID nº 3), CMV representa un promotor del CMV; poliA representa un sitio de poliadenilación; Hc representa un ADNc de cadena H de anticuerpo humano; Lc representa un ADNc de cadena L de anticuerpo humano y CHX-r representa un gen de resistencia a la cicloheximida.

[Figura 2] La figura 2 muestra una ilustración esquemática de un vector de expresión de anticuerpo anti-M2 de influenza humano. CMV representa un promotor del CMV; poliA representa un sitio de poliadenilación; Hc representa un ADNc de cadena H de anticuerpo humano; Lc representa un ADNc de cadena L de anticuerpo humano y CHX-r representa un gen de resistencia a cicloheximida.

[Figura 3] La figura 3 muestra una ilustración esquemática de un vector de expresión de transposasa Tol2. CAGGS representa un promotor de CAGGS; poliA representa un sitio de poliadenilación, y ADNc de TPasa representa un ADNc de la transposasa Tol2.

[Figura 4] La figura 4 muestra el resultado de examinar el nivel de expresión del anticuerpo anti-M2 de influenza humano en una suspensión de células de CHO-K1 y células de CHO-K1 adhesivas al utilizar un vector de transposón Tol2 para expresar el anticuerpo anti-M2 de influenza humano. La figura 4A representa el resultado de una suspensión de células de CHO-K1 y la figura 4B representa el resultado de células de CHO-K1 adhesivas. En ambas figuras, la ordenada muestra el nivel de producción de anticuerpo (μg/ml) y la abscisa muestra el número de clones transgénicos de cada célula.

[Figura 5] La figura 5 muestra una ilustración esquemática de un vector de transposón Tol1 para expresar el anticuerpo anti-M2 de influenza humana. Tol1-L representa un transposón Tol1 en el extremo izquierdo (SEC ID nº 14), Tol1-R representa un transposón Tol1 del extremo derecho (SEC ID nº 15); CMV representa un promotor del CMV; poliA representa un sitio de poliadenilación; Hc representa un ADNc de cadena H de anticuerpo humano; Lc representa un ADNc de cadena L de anticuerpo humano, y CHX-r representa un gen de resistencia a la cicloheximida.

- [Figura 6] La figura 6 muestra una ilustración esquemática de un vector de expresión de la transposasa Tol1. CAGGS presenta un promotor CAGGS; poliA representa un sitio de poliadenilación y ADNc de TPasa representa un ADNc de la transposasa Tol1.
- [Figura 7] La figura 7 muestra el resultado de examinar el nivel de expresión de un anticuerpo anti-M2 de influenza humano en una suspensión de células de CHO-K1 al utilizar un vector de transposón Tol1 para la expresión del anticuerpo anti-M2 de influenza. La ordenada muestra el nivel de producción de anticuerpos

(µg/ml) y la abscisa muestra el número de clones transgénicos de cada célula.

[Figura 8] La figura 8 muestra una ilustración esquemática de un vector transposón para la expresión de una cadena pesada de anticuerpo anti-CD98 humano. Tol2-L representa un transposón Tol2 de extremo izquierdo (SEC ID n° 2); Tol2-R representa un transposón Tol2 de extremo derecho (SEC ID n° 3); Pmo representa un promotor del virus de la leucemia murina de Moloney; poliA representa un sitio de poliadenilación y Hc representa un ADNc de cadena pesada de anticuerpo anti-CD98 humano (SEC ID n° 18).

- [Figura 9] La figura 9 muestra una ilustración esquemática de un vector transposón para expresar cadena ligera de anticuerpo anti-CD98 humano. Tol2-L representa un transposón Tol2 de extremo izquierdo (SEC ID nº 2); Tol2-R representa un transposón Tol2 de extremo derecho (SEC ID nº 3); CMV representa un promotor del CMV; poliA representa un sitio de poliadenilación y Lc representa un ADNc de cadena ligera de anticuerpo anti-CD98 humano (SEC ID nº 21).
- [Figura 10] La figura 10 muestra una ilustración esquemática de un vector transposón para la expresión de un gen de resistencia a la cicloheximida. Tol2-L representa un transposón Tol2 de extremo izquierdo (SEC ID nº 2); Tol2-R representa un transposón Tol2 de extremo derecho (SEC ID nº 3); CMV representa un promotor del CMV; poliA representa un sitio de poliadenilación y CHX-r representa un gen de resistencia a la cicloheximida (SEC ID nº 7).
  - [Figura 11] La figura 11 muestra el nivel de producción de anticuerpo anti-TNFα humano al introducir génicamente en una célula de CHO-K1 el vector en tándem TNFα-CHX o vector TNFαH-CHX y vector TNFαL. La ordenada muestra la concentración del anticuerpo (μg/ml) que es producida en el medio; el gráfico de control se indica como Control y el gráfico de ensayo se indica como Exp.
  - [Figura 12] La figura 12 muestra el nivel de producción de anticuerpo anti-CD20 humano al introducir génicamente en una célula de CHO-K1 el vector en tándem CD20-CHX o vector CH20H-CHX y vector CD20L. La ordenada muestra la concentración del anticuerpo (µg/ml) que se produce en el medio; el gráfico de control se indica como Control y el gráfico de ensayo se indica como Exp.
  - [Figura 13] La figura 13 muestra la estructura del vector A de expresión de anticuerpo. En la figura 13, Tol2-L representa un fragmento de ADN que comprende la secuencia de Tol2-L (SEC ID n° 2) y Tol2-R representa un fragmento de ADN que comprende la secuencia de Tol2-R (SEC ID n° 3); CMV representa un promotor del CMV; poliA representa un sitio de poliadenilación; Hc representa un gen de cadena pesada de anticuerpo de CD98; Lc representa un gen de cadena ligera de anticuerpo anti-CD98 humano; SO representa un promotor del SV40; SV representa un sitio de poliadenilación del SV40 y Neo-r representa un gen de resistencia a la neomicina.

#### Formas de realización para poner en práctica la invención

- La presente invención se refiere a un procedimiento para la producción de una proteína de interés, que comprende introducir por lo menos un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una proteína de interés y que comprende además secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, en una célula de mamífero en suspensión; integrar el fragmento génico insertado entre un par (dos) de secuencias de transposón en un cromosoma de la célula de mamífero con el fin de obtener una célula de mamífero en suspensión que expresa dicha proteína de interés y cultivar en suspensión la célula de mamífero.
- Los ejemplos del procedimiento para la producción de una proteína de interés en la presente invención (en adelante denominados procedimiento de la presente invención) comprenden un procedimiento para la producción de una proteína de interés, que comprende las etapas (A) a (C) siguientes.
  - (A) una etapa de introducción simultánea de los vectores de expresión (a) y (b) siguientes en una célula de mamífero en suspensión:
    - (a) por lo menos un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una proteína de interés y que comprende además secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico,
    - (b) un vector que comprende un ADN que codifica una transposasa que reconoce las secuencias de transposón y presenta actividad de transferencia de un fragmento génico insertado entre un par de secuencias de transposón al interior de un cromosoma,
  - (B) una etapa de expresión transitoria de la transposasa a partir del vector de expresión (b) que se introduce en la célula de mamífero en suspensión en la etapa (a) para integrar el fragmento génico insertado entre un par de las secuencias de transposón en un cromosoma de la célula de mamífero con el fin de obtener

9

5

20

25

30

35

40

50

45

55

60

una célula de mamífero en suspensión que expresa la proteína de interés y

(C) una etapa de cultivo en suspensión de la célula de mamífero en suspensión que expresa la proteína de interés obtenida en la etapa (B) con el fin de producir la proteína de interés.

5

10

Además, la presente invención se refiere a una célula de mamífero en suspensión, en la que se introduce por lo menos un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una proteína de interés y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión, con el fin de integrar el fragmento génico insertado entre el par de secuencias de transposón en el cromosoma, y que produce la proteína de interés.

En la presente invención, la proteína de interés es una proteína que comprende uno o más polipéptidos, y según el procedimiento de la invención, puede llevar a cabo la expresión de la proteína de interés.

15

El vector o vectores de expresión que comprenden un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una proteína de interés y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico se refiere a una o dos o más especies del vector de expresión. En particular, con el fin de expresar una proteína de interés que comprende dos o más polipéptidos, resulta necesario utilizar dos o más vectores que comprenden un fragmento génico que incluye un ADN que codifica los polipéptidos respectivos y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico.

20

Más particularmente, la proteína de interés anteriormente indicada que comprende dos o más polipéptidos es un anticuerpo. La cadena H y la cadena L del anticuerpo pueden expresarse utilizando un vector de expresión o pueden expresarse utilizando dos vectores de expresión: un vector que expresa la cadena H y un vector que expresa la cadena L, respectivamente.

25

Según el procedimiento de la presente invención, puede producirse una proteína de interés utilizando una célula de mamífero en suspensión que produce la proteína de interés, en la que un fragmento génico insertado entre un par de secuencias de transposón se integra en el cromosoma, mediante la introducción del vector de expresión que comprende un fragmento génico que incluye un ADN que codifica la proteína de interés y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico.

30

El gen marcador seleccionable que debe utilizarse como índice de inserción génica puede integrarse en el mismo vector como el vector de expresión que comprende el ADN que codifica la proteína de interés o puede integrarse en un vector diferente.

35

Es decir, por lo menos uno de los vectores de expresión que comprenden un fragmento génico que incluye un ADN que codifica una proteína de interés y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico puede utilizarse como el vector de expresión que comprende un fragmento génico que incluye un ADN que codifica una proteína de interés y un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico.

40

45

Adicionalmente, además del vector de expresión que comprende un fragmento génico que incluye un ADN que codifica la proteína de interés y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, puede introducirse adicionalmente en una célula de mamífero un vector de expresión que comprende un fragmento génico que incluye un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico.

50

Específicamente, entre los ejemplos del procedimiento para producir una proteína de interés de la presente invención se incluye un procedimiento que comprende las etapas (A) a (C) a continuación:

(A) una etapa de introducción simultánea de los vectores de expresión (a) y (b) a continuación en una célula de mamífero en suspensión:

55

 (a) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una proteína de interés y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico,

60

(b) un vector que comprende un ADN que codifica una transposasa que reconoce las secuencias de transposón y que presenta actividad de transferencia del fragmento génico insertado entre un par de secuencias de transposón en un cromosoma,

(B) una etapa de expresión transitoria de la transposasa a partir del vector de expresión (b) que se ha introducido en la célula de mamífero en suspensión en la etapa (A) con el fin de integrar el fragmento génico insertado entre un par de secuencias de transposón en un cromosoma de la célula de mamífero y obtener una célula de mamífero en suspensión que expresa la proteína de interés, y

- (C) una etapa de cultivo en suspensión de la célula de mamífero en suspensión que expresa la proteína de interés obtenida en la etapa (B) con el fin de producir la proteína de interés.
- Además, entre los ejemplos del procedimiento para producir una proteína de interés de la presente invención se incluye un procedimiento que comprende las etapas (A) a (C) a continuación:

10

15

20

25

40

45

50

55

60

- (A) una etapa de introducción simultánea de los vectores de expresión (a), (b) y (c), a continuación, en una célula de mamífero en suspensión:
  - (a) por lo menos un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una proteína de interés y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico,
  - (b) un vector de expresión que comprende un marcador seleccionable y un par de secuencias de transposón en ambos extremos del marcador seleccionable.
  - (c) un vector que comprende un ADN que codifica una transposasa que reconoce las secuencias de transposón y que presenta actividad de transferencia del fragmento génico insertado entre un par de las secuencias de transposón al interior de un cromosoma,
- (B) una etapa de expresión transitoria de la transposasa a partir del vector de expresión (c) que se introduce en la célula de mamífero en suspensión en la etapa (A) para integrar el fragmento génico insertado entre un par de secuencias de transposón en un cromosoma de la célula de mamífero y obtener una célula de mamífero en suspensión que expresa la proteína de interés, y
- (C) una etapa de cultivo en suspensión de la célula de mamífero en suspensión que expresa la proteína de interés obtenido en la etapa (B) para producir la proteína de interés.
- La presente invención se refiere a una célula de mamífero en suspensión, en la que se introduce por lo menos un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una proteína de interés y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un marcador seleccionable y un par de secuencias de transposón en ambos extremos del marcador seleccionable, para integrar el fragmento génico y el marcador seleccionable insertado entre un par de secuencias de transposón en un cromosoma, y que produce una proteína de interés.
  - Además, la presente invención se refiere a una célula de mamífero en suspensión en la que se introduce un vector de expresión de proteína que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una proteína de interés y un marcador seleccionable, y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, a fin de integrar el fragmento génico insertado entre un par de secuencias de transposón en un cromosoma, y que produce una proteína de interés.
  - Además, entre los ejemplos de la célula de mamífero en suspensión que produce una proteína de interés de la presente invención se incluyen una célula de mamífero en suspensión en la que un vector de expresión (a) que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una proteína de interés y un gen marcador seleccionable y que comprende además secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector (b) que comprende un ADN que codifica una transposasa (una transferasa) que reconoce las secuencias de transposón y que presenta actividad de transferencia del fragmento génico insertado entre un par de las secuencias de transposón en un cromosoma para integrar el fragmento génico insertado entre un par de secuencias de transposón en el cromosoma se introducen simultáneamente y producen la proteína de interés.
  - Según la presente invención, el número de vectores de expresión que comprende un fragmento génico que incluye un ADN que codifica la proteína de interés y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, que debe introducirse en una célula de mamífero en suspensión, no se encuentra particularmente limitado con la condición de que la expresión y producción de la proteína de interés puedan ser llevadas a cabo por la célula de mamífero, y entre los ejemplos se incluye preferentemente 1 a 20 especies de vectores de expresión, más preferentemente pueden indicarse 2 a 10 especies de vectores de expresión y, por ejemplo, resultan preferentes 3 a 8 especies de vectores de expresión, 4 a 7 especies de vectores de expresión, 1 a 6 especies de vectores de expresión, 1 a 5 especies de vectores de expresión, 1 a 4 especies de vectores de expresión y 1 a 3 especies de vectores de expresión.
  - Además, entre los ejemplos de la puesta en práctica de la presente invención se incluye un procedimiento para incrementar la integración de un fragmento génico insertado entre un par de secuencias de transposón en un cromosoma de la célula de mamífero, mediante la introducción simultánea en la célula de mamífero en suspensión de por lo menos uno de entre (a) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una proteína de interés y que comprende además un par de secuencias de

transposón en ambos extremos del fragmento génico y (b) un vector que comprende un ADN que codifica una transposasa capaz de reconocer las secuencias de transposón y que presenta la actividad de introducir el fragmento génico insertado entre el par de secuencias de transposón en un cromosoma, un procedimiento para integrar un ADN que codifica una proteína de interés en un cromosoma de la célula de mamífero a una frecuencia elevada y una célula de mamífero en suspensión que se obtiene mediante dichos procedimientos y que puede producir una proteína de interés.

El término "transposón" en la presente memoria es un elemento genético transponible y se refiere a una unidad génica que se desplaza dentro de un cromosoma o de un cromosoma a otro cromosoma (transposición) manteniendo simultáneamente una determinada estructura.

10

15

20

25

30

45

50

55

60

El transposón comprende secuencias de transposón repetitivas (también denominadas secuencias repetidas invertidas (secuencias RI) o secuencias repetidas invertidas terminales (secuencias RIT)) que se sitúa en la misma dirección o en dirección inversa en ambos extremos de una unidad génica y una secuencia de nucleótidos codificante de una transposasa que reconoce la secuencia de transposón para introducir un gen existente entre las secuencias de transposón.

La transposasa traducida a partir del transposón puede introducir un ADN mediante el reconocimiento de secuencias de transposón de ambos extremos del transposón, extrayendo el fragmento de ADN insertado entre un par de secuencias de transposón e insertando el fragmento en el sitio en que debe introducirse.

La expresión "secuencia de transposón" en la presente memoria se refiere a la secuencia de nucleótidos de un transposón reconocido por una transposasa y que presenta el mismo significado que la secuencia RI o la secuencia RIT. Un ADN que comprende la secuencia de nucleótidos puede comprender una fracción repetida imperfecta con la condición de que pueda introducirse (insertarse en otra posición del genoma) mediante la actividad de una transposasa y exista una secuencia de transposón específica de una transposasa.

Como secuencia de transposón que debe utilizarse en la invención, se utiliza una secuencia de nucleótidos derivada de un par de transposones de tipo ADN naturales o artificiales que pueden ser reconocidos por una transposasa y transponerse en células de mamífero.

Las secuencias de nucleótidos derivadas de un transposón de tipo ADN son las secuencias de nucleótidos de Tol1 o las secuencias de nucleótidos de Tol2 derivadas del pez medaka.

35 En particular, entre ellos, las secuencias de nucleótidos derivadas del transposón Tol2 derivado del pez medaka que comprende la secuencia de nucleótidos mostrada en SEC ID nº 6 y el transposón Tol2 derivada del pez medaka que comprende la secuencia de nucleótidos mostrada en SEC ID nº 13 resultan preferidas.

Entre los ejemplos de la secuencia de nucleótidos derivada de un par de transposones Tol2 se incluyen la secuencia de nucleótidos entre las posiciones 1 y 2.229 y la secuencia de nucleótidos en las posiciones 4.148 a 4.682 en la secuencia de nucleótidos del transposón Tol2 mostrada en la SEC ID nº 6 del Listado de secuencias.

Como secuencia de nucleótidos derivada de un par de transposones Tol2, la secuencia de nucleótidos en las posiciones 1 a 200 (SEC ID nº 2) (en adelante denominada "secuencia Tol2-L") y la secuencia de nucleótidos en las posiciones 2.285 a 2.788 (SEC ID nº 3) (en adelante denominada "secuencia Tol2-R") de la secuencia de nucleótidos del transposón Tol2 mostrada en la SEC ID nº 1 del Listado de secuencias resultan más preferentes.

Como secuencia de transposón derivada de un par de transposones Tol1, entre los ejemplos se incluye la secuencia de nucleótidos que comprende una secuencia de nucleótidos en las posiciones 1 a 157 y la secuencia de nucleótidos en las posiciones 1.748 a 1.855 en la secuencia de nucleótidos del transposón Tol1 mostrada en la SEC ID nº 13 del Listado de secuencias.

Como secuencia de transposón derivada de un par de transposones Tol1, la secuencia de nucleótidos en las posiciones 1 a 200 (SEC ID nº 14) (en adelante denominada "secuencia Tol1-L") y la secuencia de nucleótidos en las posiciones 1.351 a 1.855 (SEC ID nº 15) (en adelante denominada "secuencia Tol1-R") de la secuencia de nucleótidos del transposón Tol1 mostrada en la SEC ID nº 13 del Listado de secuencias resultan preferentes.

Entre los ejemplos de la secuencia de transposón que debe utilizarse en la invención se incluyen secuencias de transposón en las que las reacciones de transposición se controlan mediante la utilización de una secuencia parcial de una secuencia de transposón derivada del transposón anteriormente indicado, mediante el ajuste de la longitud de la secuencia de nucleótidos y mediante la modificación de la secuencia de nucleótidos mediante adición, deleción o sustitución.

Como procedimiento para producir la proteína de interés de la presente invención, entre los ejemplos se incluye además un procedimiento en el que se produce por lo menos una de las proteínas de interés utilizando por lo menos dos secuencias de transposón y por lo menos dos transposasas.

Específicamente, entre los ejemplos se incluye un procedimiento de producción de proteínas que comprende las etapas de introducir un vector que comprende un ADN que codifica una primera proteína de interés insertada entre dos secuencias de transposón Tol1, un vector que comprende un ADN que codifica una segunda proteína de interés insertada entre dos secuencias de transposón Tol2, un vector de expresión de transposasa Tol1 y un vector de expresión de transposasa Tol2, simultáneamente o en orden dentro del cromosoma de la célula de mamífero, obteniendo de esta manera una célula de mamífero que produce las dos proteínas de interés.

Además, la primera proteína de interés y la segunda proteína de interés pueden ser iguales y la productividad de la proteína de interés también puede mejorarse mediante el incremento del número de copias del gen que debe introducirse en la célula.

15

20

30

35

45

50

65

Con respecto al control de la reacción de transposición de un transposón, la reacción de transposición puede acelerarse o suprimirse mediante la aceleración o supresión del reconocimiento de la secuencia de transposón por una transposasa, respectivamente. Además, con respecto a la reacción de transposición del transposón, la reacción de transposición puede potenciarse mediante acortamiento de la longitud de la secuencia de nucleótidos insertada entre un par (dos) de las secuencias de transposón y la reacción de transposición puede reducirse mediante el alargamiento de la longitud. Por lo tanto, en el caso de que se exprese y se prepare una proteína de interés que comprenda una pluralidad de proteínas, las proteínas de interés pueden prepararse mediante la inserción de ADN que codifica cada proteína en un vector de expresión diferente, integrando el ADN en el cromosoma de la célula hospedadora y preparando una célula de mamífero en suspensión que sea capaz de preparar la proteína de interés con el fin de producir la proteína de interés mediante la utilización de la célula.

El término "transposasa" en la presente memoria se refiere a un enzima que reconoce secuencias de nucleótidos que presentan secuencias de transposón y que transfieren un fragmento génico existente entre las secuencias de nucleótidos en un cromosoma o de un cromosoma a otro cromosoma.

Entre los ejemplos de la transposasa se incluyen los enzimas derivados de Tol1 y Tol2, los cuales se derivan del pez medaka, Sleeping Beauty (SB) reconstruido a partir de un transposón no autónomo existente en el genoma de un pez Onchorhynchus, Sleeping Beauty 11 (SB11), el transposón artificial Frog Prince (FP), que se deriva de la rana, y el transposón PiggyBac (PB), que se deriva de un insecto.

Como transposasa, puede utilizarse un enzima nativo y puede utilizarse cualquier transposasa en la que se haya sustituido, eliminado, insertado y/o añadido una parte de sus aminoácidos, con la condición de que se mantenga la misma actividad de transposición que la transposasa. Mediante el control de la actividad enzimática de la transposasa puede controlarse la reacción de transposición del ADN existente entre las secuencias del transposón.

Con el fin de analizar si presenta o no una actividad de transposición similar a la de la transposasa, puede medirse mediante el sistema de análisis de 2 componentes dado a conocer en la solicitud publicada de patente japonesa no examinada nº 235575/2003.

En particular, si un elemento Tol2 no autónomo puede transferirse e insertarse en un cromosoma de la célula de mamífero o no mediante la actividad de una transposasa puede analizarse mediante la utilización separada de un plásmido que comprende un transposón Tol2 con eliminación de transposasa Tol2 (transposón no autónomo derivado de Tol2) y un plásmido que comprende la transposasa Tol2.

La expresión "transposón no autónomo" en la presente memoria se refiere a un transposón que ha perdido una transposasa existente dentro del transposón y, por lo tanto, no puede llevarse a cabo su transposición autónoma. El transposón no autónomo puede transferir el ADN insertado entre las secuencias de transposón desde el transposón no autónomo hasta el interior del cromosoma de la célula hospedadora, al permitir que una proteína transposasa, un ARNm codificante de la proteína transposasa o un ADN que codifica la proteína transposasa, se encuentren presentes simultáneamente en la célula.

El gen de transposasa se refiere a un gen codificante de una transposasa. Con el fin de mejorar su eficiencia de expresión en una célula de mamífero, una secuencia que ajusta un espacio entre la secuencia de consenso de Kozak (Kozak M., Nucleic Acids Res. 12:857-872, 1984) o una secuencia de unión a ribosoma, una secuencia de Shine-Dalgarno y el codón de inicio, a una distancia apropiada (por ejemplo entre 6 y 18 bases) puede conectarse a un sitio cadena arriba del codón de inicio de traducción ATG del gen.

Según el procedimiento de la invención, con el fin de integrar un fragmento génico que comprende un ADN que codifica la proteína de interés en por lo menos un vector de expresión en el cromosoma de una célula hospedadora, un vector de expresión que comprende el fragmento génico que comprende un ADN que codifica la proteína de interés y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico se introduce en la célula hospedadora, y se permite la acción de una transposasa sobre las secuencias de transposón comprendidas en el vector de expresión que se ha introducido en la célula.

Con el fin de permitir que actúe una transposasa sobre las secuencias de transposón comprendidas en el vector de expresión que se ha introducido en la célula, la transposasa puede ser inyectada en la célula, o puede introducirse un vector de expresión que comprende un ADN que codifica por lo menos una proteína de interés o un ADN que codifica una proteína de interés, en la célula hospedadora junto con un vector de expresión que comprende un ADN que codifica la proteína de interés y un gen marcador seleccionable. Además, mediante la introducción de un ARN codificante de un gen de transposasa en la célula hospedadora puede expresarse la transposasa en la célula.

- El vector de expresión no se encuentra particularmente limitado. Puede utilizarse cualquier vector de expresión mediante la selección opcional de entre los vectores de expresión conocidos por el experto en la materia, dependiendo de la célula hospedadora en la que se introduce un vector de expresión que comprende un gen de transposasa, y similares.
- En el caso de que se produzca mediante el procedimiento de la invención una proteína de interés que comprende dos o más polipéptidos o dos o más proteínas de interés, puede prepararse una célula productora de proteína en la que se integra un ADN que codifica cada proteína en un cromosoma de la célula hospedadora, mediante la inserción del ADN que codifica cada proteína en el mismo vector de expresión o insertando el ADN en vectores de expresión diferentes respectivos e introduciendo los vectores de expresión en una célula hospedadora.

La transposasa puede insertarse en un vector de expresión para expresarse junto con la proteína de interés o puede insertarse en un vector diferente del vector de expresión. La transposasa puede dejarse que actúe transitoriamente o puede dejarse actuar continuamente, aunque preferentemente se deja que la transposasa actúe transitoriamente con el fin de preparar la célula para la producción estable.

25

30

35

40

45

55

Como procedimiento para permitir que la transposasa actúe transitoriamente, entre los ejemplos se incluyen un procedimiento que comprende preparar un vector de expresión que comprende un ADN que codifica la transposasa y un vector de expresión que comprende un ADN que codifica una proteína de interés, seguido de la introducción de ambos plásmidos de expresión simultáneamente en la célula hospedadora.

La expresión "vector de expresión" en la presente memoria se refiere a un vector de expresión para la utilización en la introducción en una célula de mamífero y la expresión de una proteína de interés. El vector de expresión utilizado en la invención presenta una estructura en la que se encuentra presente por lo menos un par de secuencias de transposón en ambos lados de un casete de expresión.

La expresión "casete de expresión" en la presente memoria se refiere a una secuencia de nucleótidos que presenta una región de control de la expresión génica necesaria para expresar una proteína de interés y una secuencia codificante de la proteína de interés. Entre los ejemplos de la región de control de la expresión génica se incluyen un intensificador, un promotor y un terminador. El casete de expresión puede incluir un gen marcador seleccionable.

Puede utilizarse cualquier promotor, con la condición de que pueda funcionar en una célula animal. Entre los ejemplos se incluyen un promotor de gen TI (temprano inmediato) del citomegalovirus (CMV), el promotor temprano de SV40, un promotor de retrovirus, un promotor metalotioneína, un promotor de choque térmico, el promotor SRα, el virus de la leucemia murina de Moloney, un intensificador y similares. Además, puede utilizarse el intensificador del gen TI del CMV humano junto con el promotor.

El "gen marcador seleccionable" se refiere a otro gen marcador opcional que puede utilizarse para distinguir una célula en la que se ha introducido un vector plásmido respecto de una célula que no presenta el vector.

Entre los ejemplos del gen marcador seleccionable se incluyen un gen de resistencia a fármaco (un gen de resistencia a la neomicina, un gen de dihidrofolato reductasa (DHFR), un gen de resistencia a la puromicina, un gen de resistencia a la blasticidina, un gen de resistencia a la zeocina, un gen de resistencia a la higromicina y un gen de resistencia a la cicloheximida (solicitud publicada de patente japonesa no examinada nº 262879/2002), genes marcadores de fluorescencia y bioluminiscencia (tales como la proteína fluorescente verde, PFV) y similares.

En la invención, el marcador seleccionable preferente es un gen de resistencia a fármaco y un marcador seleccionable particularmente preferente es un gen de resistencia a la cicloheximida. Además, la propiedad de resistencia a fármaco y la propiedad de luminiscencia de la proteína marcadora seleccionable también pueden modificarse mediante la preparación de una variante con aminoácidos modificados mediante la modificación genética del gen marcador seleccionable o mediante el control de la transcripción o traducción del gen marcador seleccionable (por ejemplo, la modificación de un promotor, la modificación de un codón de aminoácidos y similares). Además, también puede seleccionarse células en las que se ha introducido un gen marcador seleccionable que presentan diferentes niveles de resistencia a fármaco mediante el ajuste de la concentración

del fármaco.

5

10

15

20

25

35

40

45

50

55

60

65

Para el control de la propiedad de resistencia a fármaco y la propiedad de luminiscencia de la proteína marcadora seleccionable, resulta preferente utilizar un gen marcador seleccionable atenuado. El gen marcador seleccionable atenuado es un gen marcador seleccionable que se modifica de manera que se reduce la actividad de la proteína codificada por el gen marcador seleccionable dentro de la célula.

Entre los ejemplos del gen marcador seleccionable que se modifica de manera que la actividad en la célula sea baja se incluyen: (A) un gen marcador seleccionable en el que se modifica la secuencia de aminoácidos de una proteína codificada por un gen marcador seleccionable de manera que se reduce la actividad de la proteína en la célula, y (B) un gen marcador seleccionable en el que se modifica una secuencia de nucleótidos que controla la expresión del gen marcador seleccionable o se modifica una secuencia de nucleótidos dentro del ORF (marco de lectura abierto, por el inglés 'Open Reading Frame') de manera que se reduce la expresión del gen marcador seleccionable

Entre los ejemplos del gen marcador seleccionable en el que se ha modificado la secuencia de aminoácidos de una proteína codificada por el gen marcador seleccionable de manera que la actividad de la proteína en la célula se haya reducido se incluyen el gen de resistencia a la neomicina descrito por Sauter et al. [Biotech. Bioeng. 89:530-538, 2005] o Chen et al. [Journal of Immunological Methods 295:49-56, 2004].

Entre los ejemplos del procedimiento para reducir el nivel de expresión de una proteína en la célula mediante la modificación de una secuencia de nucleótidos que controla la expresión del gen marcador seleccionable se incluyen un procedimiento para modificar la secuencia del promotor, la secuencia de terminador, la secuencia de intensificador, la secuencia de consenso de Kozak o la secuencia de Shine-Dalgarno, que controla la expresión del gen marcador seleccionable. Más específicamente entre los ejemplos se incluye un procedimiento en el que una secuencia de promotor que controla la expresión de un gen marcador seleccionable es sustituida por una secuencia de promotor más débil.

Entre los ejemplos del procedimiento para reducir el nivel de expresión de la proteína en la célula mediante la modificación de una secuencia de nucleótidos en el ORF de un gen marcador seleccionable se incluyen un procedimiento en el que un codón en el ORF es sustituido por un codón sinónimo que presenta una frecuencia todavía más baja de uso de codones en la célula.

Entre los ejemplos del gen marcador seleccionable atenuado de la invención se incluyen un marcador seleccionable en el que el codón anteriormente indicado en el ORF del gen es sustituido por un codón sinónimo que presenta una frecuencia todavía más baja de uso de codones en la célula.

En las células de diversas especies biológicas, el codón sinónimo que presenta una frecuencia todavía más baja de uso entre cada codón sinónimo puede seleccionarse basándose en la literatura y bases de datos conocidos y similares.

Entre los ejemplos de dicha sustitución por un codón sinónimo que presenta una frecuencia más baja de uso, específicamente en el caso de una célula HO, se incluyen la sustitución del codón de la leucina por TTA, la sustitución del codón de la arginina por CGA o CGT, la sustitución del codón de la alanina por GCG, la sustitución del codón de la valina por GTA, la sustitución del codón de la serina por TCG, la sustitución del codón de la prolina por CCG, la sustitución del codón de la treonina por ACG, la sustitución del codón de la prolina por CCG, la sustitución del codón del ácido glutámico por GAA, la sustitución del codón de la tirosina por TAT, la sustitución del codón de la histidina por CAT, la sustitución del codón de la glutamina por CAA, la sustitución del codón de la asparagina por AAT, la sustitución del codón del ácido aspártico por GAT, la sustitución del codón de la cisteína por TGT y la sustitución del codón de la glicina por GGT.

En un gen marcador seleccionable atenuado, el número de codones que debe introducirse en comparación con el gen marcador seleccionable antes de la modificación no se encuentra particularmente limitado, con la condición de que pueda obtenerse eficientemente una célula productora de proteínas, aunque resulta preferente sustituir los codones correspondientes a 20 o más residuos aminoácidos.

En un gen marcador seleccionable atenuado, el número de bases que debe modificarse en comparación con el gen marcador seleccionable antes de la modificación no se encuentra particularmente limitado, aunque resulta preferente modificar 10% o más de la secuencia de nucleótidos codificante del gen marcador seleccionable.

Además, en un gen marcador seleccionable atenuado, los residuos aminoácidos codificados por los codones que deben sustituirse no se encuentran particularmente limitados, aunque entre los ejemplos preferentes se incluyen leucina, alanina, serina y valina.

En el caso de un gen marcador seleccionable atenuado los codones correspondientes a la leucina son

sustituidos sin particular limitación, aunque resulta preferente sustituir los codones que corresponden a 70% o más de los residuos de leucina de los codones respecto al total de residuos de leucina contenidos en el gen marcador seleccionable.

- Además, en el caso de un gen marcador seleccionable atenuado en el que se sustituyan los codones que corresponden a alanina sin particular limitación, resulta preferente sustituir los codones que corresponden a 70% o más de los residuos de alanina de los codones respecto al total de residuos de alanina contenidos en el gen marcador seleccionable.
- Entre los ejemplos específicos del gen marcador seleccionable atenuado obtenido mediante dicha modificación en la que se sustituyen codones por codones sinónimos con una frecuencia más baja de uso se incluyen un gen de resistencia a la neomicina que comprende la secuencia de nucleótidos representada por la SEC ID nº 37, 38 o 39, un gen de resistencia a puromicina que comprende la secuencia de nucleótidos representada por la SEC ID nº 41, 43 o 44, un gen de resistencia a zeocina que consiste en la secuencia de nucleótidos representada por la SEC ID nº 45 o 46 y un gen de resistencia a higromicina que comprende la secuencia de nucleótidos representada por la SEC ID nº 47 o 48.
- Además, resulta posible atenuar un gen marcador seleccionable también mediante el incremento considerable de la concentración de un fármaco en comparación con la concentración utilizada convencionalmente al seleccionar una célula resistencia al fármaco en la preparación de una célula productora de anticuerpos o mediante la realización de una administración adicional antes de que el gen de resistencia a fármaco metabolice y degrade el fármaco.
- La cicloheximida (en adelante en ocasiones denominada CHX) es un inhibidor de la síntesis de proteínas y entre los ejemplos de utilización de un gen de resistencia a CHX como gen marcador seleccionable se incluyen casos conocidos de levadura [Kondo K., J. Bacteriol. 177(24):7171-7177, 1995] y células animales (documento nº JP-A-2002-262879).
- En el caso de las células animales, se ha revelado que un transformante que expresa una proteína codificada por la secuencia de nucleótidos representada por la SEC ID nº 7 del LISTADO DE SECUENCAIS en la que la prolina en la posición 54 de la subunidad L36a de la proteína ribosómica humana codificada por la secuencia de nucleótidos representada por la SEC ID nº 5 del LISTADO DE SECUENCIAS es sustituida por glutamina, proporciona resistencia a la cicloheximida. Además, entre los ejemplos del marcador de resistencia a la cicloheximida se incluye la subunidad L44 de la proteína ribosómica humana mutante en la que la prolina en la posición 54 de la subunidad L44 de la proteína ribosómica humana es sustituida por glutamina.
  - El procedimiento para introducir el vector de expresión de proteínas anteriormente indicado que comprende una secuencia de transposón, una secuencia de transposón, un vector plásmido para expresar una transposasa o ARN no se encuentra particularmente limitado. Entre los ejemplos se incluyen la transfección con fosfato de calcio, la electroporación, un procedimiento de liposomas, un procedimiento de pistola génica, la lipofección y similares.

- Entre los ejemplos del procedimiento para introducir directamente una transposasa en forma de una proteína se incluyen una técnica de microinyección o suministro a una célula mediante endocitosis. La introducción génica puede llevarse a cabo mediante el procedimiento descrito en Shin Idenshi Kogaku Handbook (New Genetic Engineering Handbook), editado por Masami Muramatsu y Tadashi Yamamoto, publicado por Yodo-sha, ISBN 9784897063737.
- La célula hospedadora es una célula de mamífero en suspensión. La célula de mamífero es una célula de CHO, ovárica de hámster chino (Journal of Experimental Medicine 108, 945, 1958; Proc. Natl. Acad. Sci. USA., 601275, 1968; Genetics 55:513, 1968; Chromosoma 41:129, 1973; Methods in Cell Science 18:115, 1996; Radiation Research 148:260, 1997; Proc. Natl. Acad. Sci. USA. 77:4216, 1980; Proc. Natl. Acad. Sci. 60:1275, 1968; Cell 6:121, 1975; Molecular Cell Genetics, apéndices I y II (páginas 883 a 900)). Entre los ejemplos de las células de CHO en suspensión se incluyen CHO/DG44, CHO-K1 (ATCC n° CCL-61), DUKXB11 (ATCC n° CCL-9096), Pro-5 (ATCC n° CCL-1781), CHO-S (Life Technologies, n° de cat. 11619), Pro-3 y la línea celular subclonal de las células de CHO.
- Adicionalmente, la célula hospedadora anteriormente indicada también puede utilizarse en el procedimiento de producción de proteínas de la invención mediante la modificación de la célula de manera que resulte adecuada para la producción de proteínas, debido a la modificación del ADN cromosómico, la introducción de un gen exógeno y similares.
- Además, con el fin de controlar la estructura de la cadena sacárida unida a la proteína de interés que debe producirse, también pueden utilizarse como célula hospedadora, Lec13 con resistencia adquirida a lectina [Somatic Cell and Molecular Genetics 12:55, 1986] y una célula de CHO de la que se ha delecionado el gen de α1,6-fucosiltransferasa (documentos nº WO2005/35586 y nº WO2002/31140), una célula deficiente en GDP-

manosa 4,6-deshidratasa (GDM) y una célula deficiente en proteína Fx.

En la presente invención, la proteína de interés es una proteína compleja que consiste en dos o más polipéptidos. Además, proteína y polipéptido son sinónimos en la invención pero una molécula de proteína con un peso molecular relativamente bajo o una proteína que constituye una proteína compleja puede definirse en ocasiones como un polipéptido.

La proteína de interés en la invención es un anticuerpo. En particular, entre los ejemplos de la proteína de interés se incluyen un anticuerpo monoclonal y un anticuerpo policlonal.

10

5

El anticuerpo es una molécula que comprende un polipéptido cadena pesada (cadena H) de anticuerpo y dos polipéptidos cadena ligera (cadena L) de anticuerpo, y como subclase se conocen las subclases IgA, IgD, IgE, IgG e IgM. Además, IgG se clasifica en IgG1, IgG2, IgG3 e IgG4.

15

El anticuerpo IgG es una molécula heterotetramérica que consiste en dos polipéptidos cadena H y dos polipéptidos cadena L. Cada una de las cadenas H y de las cadenas L consiste en una región variable (V) que se relaciona con la unión de antígenos y una región constante (C), y cada una de ellas se denomina VH, CH, VL o CL, respectivamente. La región CH se clasifica adicionalmente en regiones CH1, CH2 y CH3, y las regiones CH2 y CH3 se denominan, en combinación, región Fc o simplemente Fc.

20

El anticuerpo incluye un anticuerpo monoclonal que reacciona con un único epítopo, un anticuerpo policlonal que reacciona con dos o más epítopos y un anticuerpo recombinante.

25

El anticuerpo monoclonal es un anticuerpo que es secretado por células productoras de anticuerpos de un solo clon y reconoce únicamente un epítopo (también denominado determinante antigénico) y la secuencia de aminoácidos (la estructura primaria) que constituye un anticuerpo monoclonal es uniforme.

El anticuerpo policional es una mezcla de anticuerpos monocionales y puede reaccionar con dos o más epítopos.

30

Entre los ejemplos del anticuerpo recombinante se incluyen un anticuerpo quimérico, un anticuerpo humanizado, un anticuerpo humano, una proteína de fusión de Fc, un anticuerpo con modificación de aminoácidos de Fc y un anticuerpo multivalente y un fragmento parcial de los mismos. Un anticuerpo con modificación de aminoácidos puede presentar una modificación de aminoácido en una región variable o en una región constante y la actividad del anticuerpo se encuentra controlada.

35

El anticuerpo multivalente incluye un anticuerpo multivalente que reacciona con dos o más epítopos diferentes en un antígeno, un anticuerpo multivalente que reacciona con dos o más antígenos diferentes, y similares, pero puede incluir cualquier anticuerpo multivalente. Además, el anticuerpo multivalente puede ser cualquier anticuerpo multivalente que presente cualquier estructura con la condición de que conserve la actividad de unión al antígeno (documentos nº WO2001/77342, patente nº US 7.612.181 y documento nº WO2009/131239).

40

Según el procedimiento de producción de la presente invención, puede expresarse y producirse cualquiera de entre la proteína de interés y/o el péptido de interés anteriormente indicados.

45

Entre los ejemplos de la célula en la que se introduce un ADN que codifica por lo menos una proteína de interés de la presente invención se incluye una célula productora de anticuerpos preparada mediante las etapas (A) y (B) a continuación.

50

En la etapa (A) se introducen simultáneamente una combinación de vector de expresión seleccionado de entre (a) a (c) a continuación o vector de expresión (d) y vector de expresión (e) en una célula de mamífero en suspensión:

55

(a) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico,

60

(b) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico,

(c) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, y

5

10

15

20

25

30

35

40

45

65

- (d) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H y una cadena L de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico,
- (e) un vector que comprende un ADN que codifica una transposasa que reconoce las secuencias de transposón y presenta actividad de transferencia de un fragmento génico insertado entre el par de secuencias de transposón al interior de un cromosoma, y

la Etapa (B), en la que se selecciona una célula de mamífero en suspensión que expresa un anticuerpo en la que los genes de la cadena H, cadena L y marcador seleccionable anteriormente indicados que se han insertado entre un par de secuencias de transposón, se integran en un cromosoma de la célula de mamífero anteriormente indicada mediante la expresión transitoria de la transposasa del vector de expresión (e) que se ha introducido en la célula de mamífero en suspensión en la etapa (A).

Entre los ejemplos del procedimiento para producir un anticuerpo de la presente invención se incluye un procedimiento para producir una proteína de interés, que comprende las etapas (A) a (C) a continuación.

En la etapa (A) se introducen simultáneamente una combinación de vector de expresión seleccionado de entre (a) a (c), a continuación, o vector de expresión (d) y vector de expresión (e), en una célula de mamífero en suspensión:

- (a) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y que además comprende un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico,
- (b) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico,
- (c) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, y
  - (d) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H y una cadena L de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico,
- (e) un vector que comprende un ADN que codifica una transposasa que reconoce las secuencias de transposón y presenta actividad de transferencia de un fragmento génico insertado entre un par de secuencias de transposición al interior de un cromosoma,
- En la etapa (B) se obtiene una célula de mamífero en suspensión que expresa un anticuerpo en el que los genes de la cadena H, cadena L y marcador seleccionable anteriormente indicados que han sido insertados entre un par de secuencias de transposón se integran en un cromosoma de la célula de mamífero anteriormente indicada mediante la expresión transitoria de la transposasa a partir del vector de expresión 8e) que ha sido introducido en la célula de mamífero en suspensión en la etapa (A), y
- 60 en la etapa C, se produce el anticuerpo mediante el cultivo en suspensión de una célula de mamífero obtenida en la etapa (B), que expresa un anticuerpo.
  - Además, la presente invención incluye un procedimiento para producir una línea celular que presenta una elevada productividad de anticuerpos y un procedimiento para el cribado de la línea celular que comprende las etapas (A) y (B) a continuación.

En la etapa (A), se introduce simultáneamente una combinación de vector de expresión seleccionado de entre (a) a (c), a continuación, o vector de expresión (d) y vector de expresión (e) en una célula de mamífero en suspensión:

5

10

15

20

25

30

35

45

50

55

60

- (a) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un AND codificante de una cadena L de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico.
- (b) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico.
- (c) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, y
  - (d) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H y una cadena L de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico,
  - (e) un vector que comprende un ADN que codifica una transposasa que reconoce las secuencias de transposón y presenta actividad de transferencia de un fragmento génico insertado entre un par de secuencias de transposón al interior de un cromosoma, y
  - en la etapa (B), se selecciona una célula de mamífero en suspensión de expresión elevada de un anticuerpo en la que los genes de la cadena H, cadena L y marcador seleccionable anteriormente indicados que están insertados entre un par de secuencias de transposón, se integran en un cromosoma de la célula de mamífero anteriormente indicada mediante la expresión transitoria de la transposasa a partir del vector de expresión (e) que ha introducido en la célula de mamífero en suspensión en la etapa (A).
- Además, la presente invención incluye un procedimiento para producir un anticuerpo que comprende las etapas 40 (A), (B) y (C) a continuación.
  - En la etapa (A) se introduce simultáneamente una combinación de vector de expresión seleccionado de entre (a) a (c) a continuación o vector de expresión (d) y vector de expresión (e) en una célula de mamífero en suspensión:
    - (a) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico,
    - (b) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico,
    - (c) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, y
    - (d) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una

cadena H y una cadena L de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que comprende además un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico,

(e) un vector que comprende un ADN que codifica una transposasa que reconoce las secuencias de transposón y presenta actividad de transferencia de un fragmento génico insertado entre un par de secuencias de transposición al interior de un cromosoma,

5

10

20

25

45

50

55

60

65

en la etapa (B), se obtiene una célula de mamífero en suspensión que expresa un anticuerpo en el que los genes de la cadena H, la cadena L y el marcador seleccionable anteriormente indicados que han sido insertados entre un par de secuencias de transposón, se insertan en un cromosoma de la célula de mamífero anteriormente indicada mediante la expresión transitoria de la transposasa a partir del vector de expresión (e) que ha sido introducido en la célula de mamífero en suspensión en la etapa (A), y

en la etapa (C) se produce el anticuerpo mediante el cultivo en suspensión de una célula de mamífero en suspensión obtenida en la etapa (B) que expresa un anticuerpo.

Entre los ejemplos de la célula de mamífero en la que se ha introducido un ADN que codifica por lo menos una proteína de interés de la presente invención se incluye una célula productora de anticuerpos policlonales en la que se han introducido varios genes de anticuerpo diferentes, una célula productora de una molécula de complejo y similares.

Entre los ejemplos de una célula productora de anticuerpos policionales se incluye una célula en la que se han introducido por lo menos dos o más genes de anticuerpo monoclonal diferentes, una célula en la que se han introducido genes de varios anticuerpos monoclonales contra varios antígenos, una célula que ha sido inmunizada con un antígeno y en la que se ha introducido una biblioteca génica de un anticuerpo no humano, una célula en la que se ha introducido una biblioteca génica de un anticuerpo derivado de un paciente, y similares

La célula productora de una molécula compleja puede ser cualquier célula con la condición de que se hayan introducido los ADN codificantes de las proteínas respectivas que se coexpresan en una célula para formar una molécula compleja. Entre los ejemplos específicos se incluyen una célula cotransfectada con FcγRIII (CD16) y cadena γ común, una célula en la que se coexpresan el receptor de Fc neonatal (FcRn) y la macroglobulina β2, una célula cotransfectada con CD98 y LAT1 (documento nº WO2007/114496) y similares.

El anticuerpo que se produce mediante el procedimiento de producción de anticuerpos de la presente invención puede ser cualquier anticuerpo y entre los ejemplos se incluye un anticuerpo que reconoce un antígeno de tipo tumoral, un anticuerpo que reconoce un antígeno relacionado con una alergia o inflamación, un anticuerpo que reconoce un antígeno relacionado con una enfermedad cardiovascular, un anticuerpo que reconoce un antígeno que se relaciona con enfermedades autoinmunitarias, un anticuerpo que reconoce un antígeno relacionado con la infección vírica o bacteriana y similares.

Entre los ejemplos del antígeno de tipo tumoral se incluyen CD1a, CD2, CD3, CD4, CD5, CD6, CD7, CD9, CD10, CD13, CD19, CD20, CD21, CD22, CD25, CD28, CD30, CD32, CD33, CD38, CD40, ligando de CD40 (CD40L), CD44, CD45, CD46, CD47, CD52, CD54, CD55, CD55, CD59, CD63, CD64, CD66b, CD69, CD70, CD74, CD80, CD89, CD95, CD98, CD105, CD134, CD137, CD138, CD147, CD158, CD160, CD162, CD164, CD200, CD227, adrenomedulina, proteína 4 de tipo angiopoyetina (ARP4), aurora, B7-H1, B7-DC, integlina, antígeno 2 del estroma de la médula ósea (BST2), CA125, CA19.9, anhidrasa carbónica 9 (CA9), cadherina, receptor de quimiocina cc (CCR) 4, CCR7, antígeno carcinoembrionario (CEA), receptor 1 del factor de crecimiento fibroblástico rico en cisteína (CFR-1), c-Met, c-Myc, colágeno, CTA, factor de crecimiento del tejido conectivo (CTGF), CTLA-4, citoqueratina-18, DF3, E-cadherina, receptor del factor de crecimiento epidérmico (EGFR), EGFRvIII, EGFR2 (HER2), EGFR3 (HER3), EGFR4 (HER4), endoglina, molécula de adhesión de las células epiteliales (EpCAM), receptor endotelial de la proteína C (EPCR), efrina, receptor de la efrina (Eph), EphA2, endoteliasa-2 (ET2), FAM3D, proteína activadora de los fibroblastos (FAP), homólogo 1 de receptor de Fc (FcRH1), ferritina, factor-8 de crecimiento fibroblástico (FGF-8), receptor del FGF8, FGF básico (bFGF), receptor de bFGF, receptor de FGF (FGFR) 3, FGFR4, FLT1, FLT3, receptor de folato, homólogo 10 de Frizzled (FZD10), receptor 4 de Frizzled (FZD-4), G250, receptor de G-CSF, gangliósido (tal como GD2, GD3, GM2 y GM3), globo H, gp75, gp88, GPR-9-6, heparanasa I, factor de crecimiento de hepatocitos (HGF), receptor de HGF, antígeno HLA (tal como HLA-DR), HM1.24, glóbulo de grasa láctea humana (HMFG), hRS7, proteína 90 de choque térmico (hsp90), epítopo idiotipo, factor de crecimiento similar a insulina (IGF), receptor de IGF (IGFR), interleucina (tal como IL-6 e IL-15), receptor de interleucina (tal como IL-6R e IL-15R), integrina, receptor inmunológico 4 asociado a la traslocación (IRTA-4), calicreína 1, KDR, KIR2DL1, KIR2DL2/3, KS1/4, lamp-1, lamp-2, laminina-5, Lewis y, sialil-Lewis x, receptor de linfotoxina-beta (LTBR), LUNX, proteoglicano condroitínsulfato asociado al melanoma (MCSP), mesotelina, MICA, receptor de tipo II de la sustancia inhibidora mulleriana (MISIIR), mucina, molécula de adhesión de células neurales (NCAM), Necl-5, Notch1, osteopontina, factor de crecimiento derivado de plaquetas (PDGF), receptor de PDGF, factor plaquetario 4 (PF-4), fosfatidilserina,

antígeno específico de la próstata (PSA), antígeno de las células madre prostáticas (PSCA), antígeno

membranario específico de la próstata (PSMA), proteína/péptido relacionado con la hormona paratiroidea (PTHrP), activador receptor del ligando de NF-kappaB (RANKL), receptor de motilidad mediada por el ácido hialurónico (RHAMM), ROBO1, SART3, semaforina 4B (SEMA4B), inhibidor secretorio de proteasa de leucocitos (SLPI), SM5-1, esfingosina-1-fosfato, glucoproteína-72 asociada a tumor (TAG-72), receptor de transferrina (TfR), TGF-beta, Thy-1, Tie-1, receptor de Tie2, dominio de inmunoglobulina de células T y dominio-1 de mucina (TIM-1), factor tisular humano (hTF), antígeno Tn, factor de necrosis tumoral (TNF), antígeno de Thomsen-Friedenreich (antígeno TF), receptor de TNF, ligando inductor de apoptosis relacionado con el factor de necrosis tumoral (TRAIL), receptor de TRAIL (tal como DR4 y DR5), sistema ASC de transporte de aminoácidos 2 (ASCT2), trkC, TROP-2, receptor Fn14 de TWEAK, colagenasa de tipo IV, receptor de uroquinasa, factor de crecimiento endotelial vascular (VEGF), receptor de VEGF (tal como VEGFR1, VEGFR2 y VEGFR3), vimentina, VLA-4 y similares, y anticuerpos contra los antígenos anteriormente indicados.

5

10

15

20

25

30

35

40

45

50

55

60

65

Adicionalmente, entre los ejemplos del anticuerpo que reconoce un antígeno de tipo tumoral se incluyen [AntiCancer Res. 13:331, 1993], anticuerpo anti-GD3 [Cancer Immunol, Immunother, 36:260, 1993], anticuerpo anti-GM2 [Cancer Res. 54:1511, 1994], anticuerpo anti-CD52 [Proc. Natl. Acad. Sci. USA 89:4285, 1992], anticuerpo anti-MAGE [British J. Cancer 83:493, 2000], anticuerpo anti-HM1.24 [Molecular Immunol. 36:387, 1999], anticuerpo relacionado con la hormona anti-paratiroidea (PTHrP) [Cancer 88:2909, 2000], anticuerpo antibFGF, anticuerpo anti-FGF-8 [Proc. Natl. Acad. Sci. USA 86:9911, 1989], anticuerpo anti-bFGFR, anticuerpo anti-FGFRI (documento nº WO2005/037235), anticuerpo anti-FGF-8R [J.Biol. Chem. 265:16455, 1990], anticuerpo anti-IGF [J. Neurosci. Res., 40:647, 1995], anticuerpo anti-IGF-IR [J. Neurosci. Res. 40:647, 1995], anticuerpo anti-PSMA [J. Urology 160:2396, 1998], anticuerpo anti-VEGF [Cancer Res. 57:4593, 1997, Avastin®], anticuerpo anti-VEGFR [Oncogene 19:2138, 2000; documento nº WO96/30046], anticuerpo anti-CD20 [Curr. Opin. Oncol. 10:548, 1998; US5, 736, 137, Rituxan®, Ocrelizumab, Ofatumumab], anticuerpo anti-EGFR (Erbitux®, Vectivix®), anticuerpo anti-HER2 (Proc. Natl. Acad. Sci. USA 89:4285, 1992; US5, 725, 856, Herceptin®, Pertuzumab), anticuerpo anti-HER3 (documento nº US2008/0124345), anticuerpo c-Met (US6, 468, 529), anticuerpo anti-CD10, anticuerpo anti-EGFR (documento nº WO96/402010), anticuerpo anti-Apo-2R (documento nº WO98/51793), anticuerpo anti-ASCT2 (documento nº WO2010/008075), anticuerpo anti-CEA [Cancer Res. 55 (23 supl.):5935s-5945s, 1995], anticuerpo anti-CD38, anticuerpo anti-CD20, anticuerpo anti-CD20 con modificación de aminoácidos (Immunology 115:4393, 2010), anticuerpo anti-EpCAM, anticuerpo anti-A33, anticuerpo anti-receptor del folato (MRAb-003) y similares.

Entre los ejemplos del anticuerpo que reconoce un antígeno relacionado con una alergia o con la inflamación se incluyen el anticuerpo anti-interleucina-6 [Immunol. Rev. 127:5, 1992], el anticuerpo anti-receptor de interleucina-6 [Molecular Immunol. 31:371, 1994], anticuerpo anti-interleuquina-5 [Immunol. Rev. 127:5, 1992], anticuerpo anti-receptor de interleucina-5, anticuerpo anti-interleucina-4 [Cytokine 3:562, 1991], anticuerpo anti-receptor de interleucina-4 [J. Immunol. Meth. 217:41, 1998], anticuerpo anti-factor de necrosis tumoral [Hybridoma 13:183, 1994], anticuerpo anti-receptor de factor de necrosis tumoral [Molecular Pharmacol. 58:237, 2000], anticuerpo anti-CCR4 [Nature 400:776, 1999], anticuerpo anti-quimiocina [Peri et al., J. Immuno. Meth. 174:249-257, 1994], anticuerpo anti-receptor de quimiocina [J. Exp. Med. 186:1373, 1997] y similares. Entre los ejemplos del anticuerpo que reconoce un antígeno relacionado con una enfermedad cardiovascular se incluye anticuerpo anti-Gpllb/Illa [J. Immunol. 152:2968, 1994], anticuerpo anti-factor de crecimiento derivado de plaquetas [Science 253:1129, 1991], anticuerpo anti-receptor de factor de crecimiento derivado de plaquetas [J. Biol. Chem. 272:17400, 1997], anticuerpo anti-factor de coagulación sanguínea [Circulation 101:1158, 2000], anticuerpo anti-lgE, anticuerpo anti-αVβ3, anticuerpo anti-σ4β7 y similares.

Entre los ejemplos del anticuerpo que reconoce un antígeno relacionado con una infección vírica o bacteriana se incluye el anticuerpo anti-gp120 [Structure 8:385, 2000], anticuerpo anti-CD4 [J. Rheumatology 25:2065, 1998], anticuerpo anti-CCR5, anticuerpo anti-verotoxina [J. Clin. Microbiol. 37:396, 1999], anticuerpo anti-M2 (documento nº JP2003-235575) y similares.

La actividad efectora de un anticuerpo monoclonal producido mediante el procedimiento de la presente invención puede controlarse mediante diversos procedimientos. Entre los ejemplos de los procedimientos conocidos se incluye un procedimiento para controlar la cantidad de fucosa (en adelante denominada "fucosa nuclear") que se encuentra unida a N-acetilglucosamina (GlcNAc) mediante enlace α1,6 en un extremo reductor de una cadena sacárida unida mediante N de tipo complejo que se encuentra unida a asparagina (Asn) en la posición 297 de una región Fc de un anticuerpo (documentos nº WO2005/035586, nº WO2002/31140 y nº WO00/61739), un procedimiento para controlar una actividad efectora mediante la modificación de uno o más residuos aminoácidos de una región Fc del anticuerpo y similares. La actividad efectora del anticuerpo monoclonal producido mediante el procedimiento de la presente invención puede controlarse mediante la utilización de cualquiera de los procedimientos.

La expresión "actividad efectora" se refiere a una actividad dependiente de anticuerpos que resulta inducida por una región Fc de un anticuerpo. Como actividad efectora, se conoce la citotoxicidad celular dependiente de anticuerpos (actividad ADCC), la citotoxicidad dependiente del complemento (actividad CDC), la fagocitosis dependiente de anticuerpos (actividad ADP) por células fagocíticas, tales como macrófagos o células dendríticas, y similares.

Además, mediante el control del contenido de fucosa nuclear de una cadena sacárida unida a N de tipo complejo de un anticuerpo monoclonal que es producido mediante el procedimiento de la presente invención, puede incrementarse o reducirse una actividad efectora del anticuerpo.

5

10

15

Como procedimiento para la reducción del contenido de fucosa que se encuentra unido a una cadena sacárida unida a N de tipo complejo unida a la región Fc del anticuerpo, puede obtenerse un anticuerpo al que la fucosa no se encuentra unida mediante la expresión de un anticuerpo utilizando una célula de CHO que es deficiente en un gen codificante de  $\alpha$ 1,6-fucosiltransferasa. El anticuerpo al que no se encuentra unido la fucosa presenta una elevada actividad de ADCC.

Por otra parte, como procedimiento para incrementar el contenido de fucosa que se encuentra unida a una cadena sacárida unida mediante N de tipo complejo unida a Fc de un anticuerpo, puede obtenerse un anticuerpo al que se encuentra unido la fucosa mediante la expresión de un anticuerpo utilizando una célula hospedadora en la que se ha introducido un gen codificante de  $\alpha$ 1,6-fucosiltransferasa. El anticuerpo al que se encuentra unido la fucosa presenta una actividad de ADCC más baja que el anticuerpo al que no se encuentra unido la fucosa.

Ade

Además, mediante la modificación de uno o más residuos aminoácidos en una región Fc de un anticuerpo, puede incrementarse o reducirse la actividad de ADCC o de CDC. Por ejemplo, puede incrementarse la actividad de CDC de un anticuerpo mediante la utilización de la secuencia de aminoácidos de la región Fc del anticuerpo descrito en el documento nº US2007/0148165.

25

Además, la actividad de ADCC o la actividad de CDC de un anticuerpo puede incrementarse o reducirse realizando las modificaciones de aminoácidos indicadas en las patentes US nº 6.737.056, nº 7.297.775 o nº 7.317.091.

30

La expresión "célula de mamífero en suspensión" en la presente invención se refiere a una célula que no se adhiere a un anclaje de cultivo celular recubierto para facilitar la adhesión de las células en cultivo, tal como microperlas, un recipiente de cultivo para el cultivo de tejidos (también denominado cultivo tisular o recipiente de cultivo de adhesión y similares) y similares, y puede sobrevivir y crecer bajo suspensión en la solución de cultivo.

Con la condición de que la célula no se adhiere al anclaje de cultivo celular, la célula puede sobrevivir y crecer en un estado unicelular en la solución de cultivo o sobrevivir y crecer en un estado de masa de células formado por agregación de dos o más células.

35

Además, como célula de mamífero en suspensión que debe utilizarse en la presente invención, resulta preferente una célula que pueda sobrevivir y crecer en un medio libre de suero que no contenga suero de feto bovino (en adelante denominado FCS) y similares, bajo suspensión en la solución de cultivo sin adherencia al anclaje de cultivo celular, y resulta más preferente una célula de mamífero que pueda sobrevivir y crecer bajo suspensión en un medio libre de proteínas que no contenga proteínas.

40

El recipiente de cultivo para el cultivo de tejidos puede ser cualquiera, tal como un matraz, una placa Petri y similares, con la condición de que se encuentre recubierto para el cultivo de adhesión. En particular, por ejemplo, puede confirmarse que es o no es una célula de mamífero en suspensión utilizando un matraz de cultivo tisular disponible comercialmente (fabricado por Greiner), un matraz de cultivo de adhesión (fabricado por Sumitomo Bakelite) y similares.

50

45

Como célula de mamífero en suspensión que debe utilizarse en la presente invención, puede utilizarse una célula de CHO preparada mediante la adaptación adicional de una célula de CHO que originalmente presenta una propiedad de suspensión al cultivo en suspensión, o una célula de CHO en suspensión preparada mediante la adaptación de una célula de CHO adhesiva a las condiciones de cultivo en suspensión.

55

Entre los ejemplos de la célula que originalmente presenta una propiedad de suspensión se incluye la célula de CHO-S (preparada por Invitrogen).

60

La "célula de mamífero en suspensión preparada mediante la adaptación de una célula de mamífero adhesiva a las condiciones de cultivo en suspensión" puede prepararse mediante el procedimiento descrito en Mol. Biotechnol. 15(3):249-57, 2000, o mediante el procedimiento mostrado a continuación, y puede prepararse mediante el establecimiento de una célula que muestra una propiedad de proliferación y una propiedad de supervivencia similares a las anteriores a la adaptación del cultivo en suspensión o superiores a las anteriores a la adaptación al cultivo en suspensión (J. Biotechnol. 130(3):282-90, 2007).

65

La expresión "similar a las anteriores a la adaptación al cultivo en suspensión" se refiere a que la proporción de supervivencia, la tasa de proliferación (tiempo de duplicación) y similares de la célula adaptada al cultivo en suspensión son sustancialmente iguales a las de la célula antes de la adaptación del cultivo en suspensión.

En la presente invención, entre los ejemplos del procedimiento para adaptar una célula de mamífero adhesiva a las condiciones de cultivo en suspensión se incluye el procedimiento siguiente. El contenido en suero de un medio que contiene suero se reduce a 1710 y el subcultivo se repite a una densidad relativamente elevada de células. En el momento en que la célula de mamífero es capaz de sobrevivir y proliferar, se reduce adicionalmente el contenido de suero y se repite el subcultivo. Mediante este procedimiento puede prepararse una célula de mamífero en suspensión que puede sobrevivir y proliferar bajo condiciones libres de suero.

Además, también puede prepararse una célula de mamífero en suspensión mediante un procedimiento que comprende el cultivo con la adición de un surfactante no iónico apropiado, tal como Pluronic-F68 o similar, en la solución de cultivo.

15

25

30

45

50

55

En la presente invención, como propiedad que presenta la célula de mamífero en suspensión, se lleva a cabo el cultivo en suspensión bajo la condición de  $2x10^5$  células/ml y después la densidad celular tras el cultivo durante 3 o 4 días preferentemente es de  $5x10^5$  células/ml o superior, más preferentemente de  $8x10^5$  células/ml o superior, particularmente preferentemente es de  $1x10^6$  células/ml o superior, más preferentemente de  $1,5x10^6$  células/ml o superior.

Además, el tiempo de duplicación de la célula de mamífero en suspensión de la presente invención preferentemente es de 48 horas o inferior, más preferentemente de 24 horas o inferior, particularmente preferentemente de 18 horas o inferior, más preferentemente de 11 horas o inferior.

Entre los ejemplos del medio para el cultivo en suspensión se incluye medio disponible comercialmente, tal como medio CD-CHO (Invitrogen), medio EX-CELL 325-PF (SAFC Biosciences), medio SFM4CHO (HyClone) y similares. Además, también puede obtenerse mediante la mezcla de sacáridos, aminoácidos y similares, los cuales resultan necesarios para el cultivo de las células de mamífero.

La célula de mamífero en suspensión puede cultivarse utilizando un recipiente de cultivo que puede utilizarse para el cultivo en suspensión bajo condiciones de cultivo que permiten el cultivo en suspensión. Entre los ejemplos del recipiente de cultivo se incluyen una placa de 96 pocillos para el cultivo celular en suspensión (fabricada por Corning), un matraz T (fabricado por Becton Dickinson), un matraz cónico (fabricado por Corning) y similares.

Con respecto a las condiciones de cultivo puede, por ejemplo, cultivarse en estático en una atmósfera de 5% de CO<sub>2</sub> a una temperatura de cultivo de 37°C. También puede utilizarse un equipo de cultivo de agitación, tal como equipo de cultivo para el uso exclusivo en el cultivo en suspensión, por ejemplo Wave Bioreactor (fabricado por GE Healthcare Biosciences).

Con respecto a las condiciones de cultivo en suspensión para una célula de mamífero en suspensión utilizando el equipo Wave Bioreactor, la célula puede cultivarse mediante el procedimiento descrito en la página inicial de GE Healthcare Bioscience http://www.gelifesciences.co.jp/tech support/manual/pdf/cellcult/wave 03 16.pdf.

Además del cultivo de agitación, también puede realizarse el cultivo mediante un equipo de rotación-agitación, tal como un biorreactor. El cultivo con un biorreactor puede llevarse a cabo mediante el procedimiento descrito en Cytotechnology 52:199-207, 2006, y similares.

En la presente invención, en el caso de que se utilice una línea celular diferente de las células de mamífero en suspensión, puede utilizarse cualquier línea celular con la condición de que sea una línea celular de mamífero adaptada al cultivo en suspensión mediante el procedimiento anteriormente indicado y sea una línea celular que pueda utilizarse en el procedimiento de producción de proteínas de la presente invención.

La purificación de la proteína de interés producida mediante la célula de mamífero en suspensión se lleva a cabo mediante la separación de la proteína de interés respecto de impurezas aparte de la proteína de interés en una solución de cultivo u homogeneizado celular que contiene la proteína de interés. Entre los ejemplos del procedimiento de separación se incluyen la centrifugación, la diálisis, la precipitación con sulfato amónico, la cromatografía de columna, la filtración y similares. La separación puede llevarse a cabo basándose en la diferencia en propiedades físicoquímicas de la proteína de interés y de las impurezas o de diferencias en su avidez para el portador de columna mismo.

- Como procedimiento para la purificación de la proteína de interés, la purificación se lleva a cabo mediante el procedimiento descrito en Protein Experimentation Note (el primer volumen) Extraction, Separation and Expression of Recombinant Protein (traducción de un libro de texto escrito en japonés) (editado por Masato Okada y Kaori Miyazaki, publicado por Yodo-sha, ISBN 9784897069180) y similares.
- La presente invención ha sido descrita anteriormente mostrando formas de realización preferentes de la misma en aras de una fácil comprensión. A continuación en la presente memoria se describe adicionalmente la presente

invención basándose específicamente en ejemplos, aunque las explicaciones anteriormente indicadas y los ejemplos siguientes se proporcionan meramente a título ejemplar y no se proporcionan con fines limitativos de la invención. De acuerdo con lo anteriormente expuesto, el alcance de la invención no se encuentra limitado a las formas de realización y ejemplos que se describen específicamente en la presente memoria, sino que se encuentra limitado únicamente por las reivindicaciones.

Se llevaron a cabo diversas técnicas experimentales relacionadas con la recombinación descritas a continuación, tales como la clonación y similares, de acuerdo con las técnicas de ingeniería genética descritas en Molecular Cloning, 2a edición, editada por J. Sambrook, E.F. Frisch y T. Maniatis, Current Protocols in Molecular Biology, editado por Frederick M. Ausubel et al., publicado por Current Protocols, y similares.

#### **Ejemplos**

#### [Ejemplo 1]

Preparación de vector transposón para la expresión de anticuerpo anti-M2 de influenza humano

Se utilizó como vector plásmido para la expresión de proteínas un plásmido que comprendía un casete de expresión génica para células de mamífero que comprendía un gen de anticuerpo humano arbitrario y un gen marcador de resistencia a fármaco insertado entre un par de secuencias de transposón Tol2.

Cada ADN de los genes utilizados se sintetizó química y artificialmente basándose en una secuencia de nucleótidos conocida u obtenida mediante la preparación de cebadores para ambas secuencias terminales y después llevar a cabo la PCR utilizando una fuente de ADN apropiada como molde. Con el fin de llevar a cabo la manipulación génica poseriormente, se añadió un sitio de restricción para un enzima de restricción al extremo del cebador.

En la secuencia de nucleótidos (SEC ID nº 1) del transposón Tol2 no autónomo dado a conocer en la solicitud publicada de patente japonesa no examinada nº 235575/2003, se utilizó la secuencia de nucleótidos en las posiciones 1 a 200 (secuencia Tol2-L) (SEC ID nº 2) y la secuencia de nucleótidos en las posiciones 2.285 a 2.788 (secuencia Tol2-R) (SEC ID nº 3) como las secuencias de transposón.

Cada fragmento de ADN sintético que comprende un par de secuencias de transposón (fabricados por TAKARA BIO INC.) se preparó mediante el procedimiento siguiente. Se preparó un fragmento de ADN que comprendía una secuencia de nucleótidos en la que se unió una secuencia de reconocimiento de un enzima de restricción Nrul a ambos extremos, 3' y 5', de la secuencia Tol2-R. A continuación, se preparó un fragmento de ADN que comprendía una secuencia de nucleótidos en la que se unió una secuencia de reconocimiento del enzima de restricción Fsel al extremo 5'-terminal de la secuencia Tol2-L y se unió un sitio de enzima de restricción Ascl al extremo 3'-terminal de la misma.

A continuación, los fragmentos de ADN preparados de esta manera que comprendía secuencia Tol2-R y secuencia Tol2-L se insertaron en un vector de expresión N5LG1\_M2\_Z3 (documento nº WO2006/061723) que comprendía una secuencia de nucleótidos codificante de una secuencia de aminoácidos del anticuerpo anti-M2 de influenza humano Z3G1.

Se utilizó el vector N5LG1\_M2\_Z3 (documento nº WO2006/061723) en que se había insertado una secuencia de nucleótidos (SEC ID nº 9) codificante de la cadena H (SEC ID nº 10) y una secuencia de nucleótidos (SEC ID nº 11) codificante de la cadena L (SEC ID nº 12) del anticuerpo anti-M2 de influenza humano Z3G1 (ATCC depósito nº PTA-5968, depositado el 13 de marzo de 2004, American Type Culture Collection, Manassas, VA, USA) bajo el control del intensificador/promotor del CMV a modo de casete de expresión génica de anticuerpo.

El fragmento de ADN que comprendía la secuencia Tol2-R se insertó en el sitio de enzima de restricción Nrul en el lado 5'-terminal de un fragmento génico que comprendía el casete de expresión génica de anticuerpo y un gen marcador seleccionable en el vector N5LG1\_M2\_Z3. A continuación, se insertó el fragmento de ADN que comprendía la secuencia Tol2-L en los sitios de restricción de enzima Fsel y Ascl situados en el lado 3'-terminal.

Además, se construyó un vector transposón para la expresión de un anticuerpo anti-M2 de influenza humano (figura 1) mediante la inserción de un casete de expresión de gen de resistencia a la cicloheximida en el que se conectó una secuencia de nucleótidos (SEC ID nº 5) codificante de un gen de resistencia a la cicloheximida (un gen en el que la prolina en la posición 54 de la proteína ribosómica humana L36a se había sustituido por glutamina) bajo el control de intensificador/promotor del CMV en el sitio de reconocimiento Fsel del vector N5LG1\_M2\_Z3 conectado con la secuencia de transposón Tol2.

Por otra parte, un vector que no comprendía secuencias de transposón se denominó vector de expresión de anticuerpo anti-M2 de influenza humano y se utilizó a modo de vector de control (figura 2).

24

# 15

5

10

20

25

30

35

40

45

55

60

65

### [Ejemplo 2]

#### Preparación de vector de expresión de transposasa

Se expresó la transposasa utilizando un vector de expresión independiente del vector de expresión del anticuerpo de interés. Es decir, se insertó un gen que era codificante de una transposasa Tol2 derivada de pez medaka (SEC ID nº 4) cadena abajo del promotor CAGGS de un vector pCAGGS (Gene 108:193-200, 1991) con el fin de preparar un vector de expresión de transposasa Tol2 (en adelante denominado vector Tol2) (figura 3).

# 10 **[Ejemplo 3]**

15

20

25

35

Preparación de transformante utilizando células animales de mamífero

# (1) Preparación de células de CHO en suspensión

Una célula de CHO adherente que había sido cultivado en medio  $\alpha$ -MEM (Invitrogen) que contenía 10% de suero (FCS) se desprendió mediante un tratamiento de tripsina y después se recuperó, seguido del cultivo bajo agitación a 37°C en un incubador con 5% de CO<sub>2</sub> utilizando el medio  $\alpha$ -MEM fresco que contenía 10% de FCS. Varios días después, se confirmó el crecimiento de estas células y después se llevó a cabo el cultivo de agitación mediante la inoculación de las mismas en medio  $\alpha$ -MEM que contenía 5% de FCS a una densidad de 2x10<sup>5</sup> células/ml, seguido del cultivo bajo agitación.

Varios días adicionales después, se llevó a cabo de manera similar la inoculación utilizando medio α-MEM que contenía 5% de FCS. Finalmente, se preparó una célula adaptada al cultivo en suspensión mediante subcultivo repetido y cultivo bajo agitación utilizando el medio α-MEM libre de suero, confirmando que las células presentaban la misma capacidad de crecimiento que con el cultivo en presencia de suero.

#### (2) Preparación de células de CHO productoras de anticuerpo

- Como vector de expresión, se utilizó el vector transposón para la expresión del anticuerpo anti-M2 de influenza humano preparado en los Ejemplos 1 y 2 (en adelante denominado vector transposón) y el vector de Tol2 pCAGGS-T2TP (figura 3, Kawakami K. y Noda T., Genetics 166:895-899, 2004). Además, a modo de control se utilizó vector de expresión de anticuerpo anti-M2 de influenza humano que no presentaba secuencias de transposón.
  - Mediante la introducción de los vectores de expresión anteriormente indicados en las células de CHO-K1 (American Type Culture Collection, nº de cat. CCL-61) o HEK293 (Invitrogen, células FreeStyle 293F) adaptadas al cultivo en suspensión, se compararon las frecuencias de obtención de clones resistentes a cicloheximida.
- Cada célula (4x10<sup>6</sup> células) se suspendió en 400 μl de PBS y el vector transposón para la expresión del anticuerpo anti-M2 de influenza humano (10 μg) y el vector Tol2 (25 μg) se cotransfectaron directamente en forma de ADN circular mediante electroporación. En este aspecto, con el fin de expresar la transposasa Tol2 transitoriamente, se introdujo el vector Tol2 directamente en forma de ADN circular con el fin de evitar su integración en el cromosoma del hospedador.
  - Además, a modo de control, se linealizó el vector de expresión del anticuerpo anti-M2 de influenza humano (10 µg) mediante un enzima de restricción y después se introdujo en cada célula, de acuerdo con el procedimiento estándar de introducción génica mediante electroporación.
- La electroporación se llevó a cabo utilizando una cubeta de 4 mm de anchura de hueco (fabricada por Bio-Rad) utilizando un electroporador (Gene Pulser Xcell System (fabricado por Bio-Rad)) bajo condiciones de 300 V de voltaje, 500 µF de capacidad electrostática y temperatura ambiente.
- Tras la introducción génica mediante electroporación, se sembró cada célula en tres placas de 96 pocillos y se cultivó en un incubador de CO<sub>2</sub> durante 3 días utilizando el medio EX-CELL 325-PF fabricado por SAFC Biosciences para las células de CHO y el medio FreeStyle-293 (fabricado por Invitrogen) para las células HEK293.
- A continuación, desde el día de intercambio del medio el 4º día desde la introducción génica, se añadieron 3 µg/ml de cicloheximida al medio de manera que se cultivasen las células en presencia de cicloheximida, seguido del cultivo durante 3 semanas, llevando a cabo el intercambio del medio cada semana.
  - Tras el cultivo durante 3 semanas, se identificaron y contaron los pocillos en los que se observaban colonias resistentes a cicloheximida. Se muestran los resultados en las Tablas 1 y 2.

### [Tabla 1]

15

20

25

40

55

Tabla 1. Comparación de los números de células resistentes a cicloheximida (células CHO)					
Vector transposón Vector convencional					
Ensayo 1	155 / 288	0 / 288			
Ensayo 2	100 / 288	0 / 288			
Ensayo 3	94 / 288	0 / 288			

Tabla 2. Comparación de los	bla 2. Comparación de los números de células resistentes a cicloheximida (células HEK293)				
Vector transposón Vector convencional					
Ensayo 1	0 / 288	0 / 288			
Ensayo 2	0 / 288	0 / 288			
Ensayo 3	0 / 288	0 / 288			

Tal como se muestra en la Tabla 1, se introdujo en las células de CHO-K1 en suspensión el vector transposón de expresión de anticuerpo anti-M2 de influenza humano o el vector de expresión de anticuerpo anti-M2 de influenza humano. Como resultado, no se obtuvieron transformantes resistentes a cicloheximida a partir de las células en las que se había introducido el vector de expresión de anticuerpo anti-M2 de influenza humano, tal como en otras líneas celulares, aunque se obtuvieron transformantes resistentes a cicloheximida a partir de las células en las que se había introducido el vector transposón para la expresión de anticuerpo anti-M2 de influenza humano a alta frecuencia.

Por otra parte, tal como se muestra en la Tabla 2, no se obtuvieron transformantes resistentes a cicloheximida al introducir en las células HEK293, vector transposón para la expresión de anticuerpo anti-M2 de influenza humana o vector de expresión anticuerpo anti-M2 de influenza humana.

Basándose en dichos resultados, se encontró que el gen codificante de una proteína de interés y un gen de resistencia a cicloheximida insertados entre un par de secuencias de transposón se habían introducido eficientemente en el cromosoma de la célula hospedadora en la célula de mamífero en suspensión.

### (3) Examen de la producción de anticuerpos en células de CHO en suspensión y células de CHO adherentes

Con el fin de examinar la eficiencia de producción de anticuerpos en células de CHO en suspensión o en células de CHO adherentes, se examinaron las cantidades de anticuerpos producidos por cada línea celular. Como célula de CHO en suspensión, se utilizó una célula de CHO-K1 en suspensión adaptada para el cultivo en suspensión. Además, como célula de CHO adherente, se utilizó una célula de CHO-K1 adherente antes de la adaptación al cultivo en suspensión.

El vector transposón de expresión de anticuerpo anti-M2 de influenza humano (10 μg) y el vector Tol2 (25 μg) se introdujeron en las células de CHO-K1 en suspensión y en las células de CHO-K1 adherentes mediante electroporación, respectivamente. Después, se inocularon las células de CHO-K1 en suspensión y las células de CHO-K1 adherentes en tres placas de 96 pocillos para cada célula.

Se utilizó un medio para las células en suspensión (EX-CELL 325-PF, fabricado por SAFC Biosciences) para las células de CHO-K1 en suspensión y se utilizó el medio α-MEM que contenía 10% de suero para las células de CHO-K1 adherentes. Se cultivó cada célula en un incubador de CO<sub>2</sub> durante 3 días. Desde el día del intercambio de medio el 4º día desde la electroporación, se añadieron 3 μg/ml de cicloheximida al medio de manera que se cultivasen las células en presencia de cicloheximida y las células se cultivaron adicionalmente durante 3 semanas. En este caso, se intercambió el medio cada semana.

Para las células de CHO-K1 en suspensión, se sembraron 1x10<sup>6</sup> células en una placa de 6 pocillos, seguido del cultivo bajo agitación en un incubador de CO<sub>2</sub> durante 3 días y se midió la cantidad de proteínas anticuerpo mediante HPLC utilizando el sobrenadante de cultivo.

Para las células de CHO-K1 adherentes, se intercambió el medio al alcanzar las células la confluencia en una placa de 6 pocillos (2x10<sup>6</sup> células) y tras el cultivo estático durante 3 días, se midió la cantidad de proteínas anticuerpo mediante HPLC utilizando el sobrenadante de cultivo.

Se midió la concentración de anticuerpo en el sobrenadante de cultivo de acuerdo con el procedimiento descrito en Yeast Res. 7:1307-1316, 2007. Se muestran los resultados en la figura 4.

Tal como se muestra en la figura 4A, se obtuvo un gran número de células que mostraba un nivel de expresión de anticuerpos marcadamente elevado al utilizar células de CHO-K1 adaptadas al cultivo en suspensión. Por otra parte, tal como se muestra en la figura 4B, sólo se utilizaron células que mostraban un nivel de expresión igual al límite de detección de HPLC (5  $\mu$ g/ml) o inferior al utilizar células de CHO-K1 adherentes.

Basándose en estos resultados, se encontró que, para expresar una proteína de interés utilizando un vector transposón, la proteína de interés pudo expresarse a nivel elevado al utilizar células de mamífero en suspensión.

Además, se encontró a partir de los resultados de los Ejemplos 1 a 3 que el procedimiento de la invención podía utilizarse como nuevo procedimiento para la producción de una proteína de interés, mediante la preparación eficiente de una célula productora que podía expresar a nivel elevado un gen exógeno utilizando una célula de mamífero en suspensión adaptada al cultivo en suspensión.

# 10 **[Ejemplo 4]**

15

20

25

30

35

45

50

65

Preparación de células de expresión de anticuerpos utilizando transposón Tol1 y preparación de anticuerpos

(1) Preparación de vector de transposón Tol1 para la expresión de anticuerpo anti-M2 de influenza humano

De la misma manera que en el Ejemplo 1, se utilizó un plásmido que comprendía un casete de expresión génica para las células de mamífero, que comprendía un gen de anticuerpo humano arbitrario y un gen marcador de resistencia a fármaco insertados entre un par de secuencias de transposón Tol1, como vector plásmido de expresión de proteína.

Se sintetizó químicamente cada ADN de los genes utilizados basándose en la información de secuencia conocida u obtenida mediante la preparación de cebadores de ambas secuencias terminales y se llevó a cabo una PCR utilizando una fuente de ADN apropiada como molde. Para la manipulación génica que debía realizarse posteriormente, se añadió un sitio para la digestión con enzima de restricción al extremo del cebador.

En la secuencia de nucleótido del transposón Tol1 no autónomo representada por la SEC ID nº 13 en el Listado de secuencias (documento nº WO2008/072540), se utilizó la secuencia de nucleótidos en las posiciones 1 a 200 (secuencia Tol1-L) (SEC ID nº 14) y la secuencia de nucleótidos en las posiciones 1.351 a 1.855 (secuencia Tol1-R) (SEC ID nº 15) como secuencias de transposón.

Cada uno de los fragmentos de ADN sintéticos que comprendía un par de secuencias de transposón mediante el procedimiento siguiente. Un fragmento de ADN que comprendía una secuencia de nucleótidos en el que una secuencia de reconocimiento de un enzima de restricción Nrul se conectó tanto el extremo 5'-terminal como al extremo 3'-terminal de la secuencia Tol1-R. A continuación, un fragmento de ADN que comprendía una secuencia de nucleótidos con una secuencia de reconocimiento de enzima de restricción Fsel se conectó con el extremo 5'-terminal de la secuencia Tol1-L y un sitio de enzima de restricción Ascl se conectó con el extremo 3'-terminal de la misma.

A continuación, los fragmentos de ADN preparados de esta manera que comprendía la secuencia Tol1-R y la secuencia Tol1-L se insertaron en el vector de expresión N5LG1\_M2\_Z3. El fragmento de ADN que comprendía la secuencia Tol1-R se insertó en el sitio de enzima de restricción Nrul, presente en el lado 5'-terminal de un fragmento génico que comprende el casete de expresión génica de anticuerpo y un gen marcador seleccionable en el vector N5LG1\_M2\_Z3, y el fragmento de ADN que comprendía la secuencia Tol1-L se insertó en los sitios de enzima de restricción Fsel y Ascl en el lado 3'-terminal.

Además, se construyó el vector del transposón Tol1 para la expresión de anticuerpo anti-M2 de influenza humano (figura 5) mediante la inserción de un casete de expresión de gen de resistencia a cicloheximida en el que se conectó un gen de resistencia a cicloheximida (un gen en el que la prolina de la posición 54 en la proteína ribosómica humana L36a había mutado en glutamina) bajo el control del intensificador/promotor del CMV en el sitio de reconocimiento Fsel del vector N5LG1 M2 Z3 conectado con la secuencia del transposón Tol1.

# (2) Preparación de vector de expresión de transposasa To1-L

La transposasa se expresó utilizando un vector de expresión independiente del vector de expresión del anticuerpo de interés. Es decir, un casete de expresión de gen de transposasa Tol1 en el que un fragmento de ADN que codifica una transposasa Tol1 derivada de pez medaka (SEC ID nº 17) comprendía la secuencia de nucleótidos representada por la SEC ID nº 16 se conectó bajo el control del intensificador/promotor del CMV en pBluescriptlI SK (+) (fabricado por Stratagene) y se utilizó como vector de expresión de la transposasa Tol1 pTol1ase (figura 6).

# (3) Preparación de células de CHO que producen anticuerpo

Utilizando los vectores de expresión preparados en (1) a (3), anteriormente, se examinó la eficiencia de introducción del vector de expresión por el transposón Tol1 de la misma manera que en el Ejemplo 3. Se muestra el resultado en la Tabla 3.

[Tabla 3]

5

15

25

30

50

55

60

	Vector de transposón Tol1
Ensayo 1	133 / 192
Ensayo 2	67 / 192
Ensayo 3	122 / 192

Tal como se muestra en la Tabla 3, al introducir el vector de transposón Tol1 para la expresión del anticuerpo anti-M2 de influenza humano en células de CHO-K1 en suspensión, se obtuvieron transformantes resistentes a cicloheximida a una frecuencia elevada tal como en el Ejemplo 3 en el que se había introducido el vector de transposón Tol2 para la expresión de anticuerpo anti-M2 de influenza humano.

Se encontró, basándose en los resultados, que el gen de anticuerpo y el gen de resistencia a cicloheximida insertados entre un par de secuencias de transposón resultan transducidos eficientemente al interior del cromosoma de la célula hospedadora, es decir la célula de mamífero en suspensión, también en el caso de la utilización del transposón Tol1.

### (4) Examen de la producción de anticuerpos en células de CHO en suspensión

Se examinó la eficiencia de producción de anticuerpos de las células de CHO en suspensión utilizando el transposón Tol1 de la misma manera que en el Ejemplo 3(3).

La concentración de anticuerpos en el sobrenadante de cultivo se midió de acuerdo con el procedimiento descrito en FEMS Yeast Res. 7:1307-1316, 2007. Se muestran los resultados en la figura 7.

Tal como se muestra en la figura 7, también se obtuvo un gran número de células que mostraba un nivel de expresión de anticuerpos marcadamente elevado en el caso de la utilización del transposón Tol1. A partir de este resultado, se encontró que, de manera similar al caso de utilización de la secuencia de nucleótidos derivada del transposón Tol2, también podía obtenerse una célula de mamífero en suspensión capaz de expresar a nivel elevado la proteína de interés al utilizar una secuencia de nucleótidos derivada del transposón Tol1 como secuencia de transposón.

# [Ejemplo 5] Preparación de anticuerpos anti-CD98 humanos

(1) <u>Preparación de vector transposón de expresión de cadena pesada de anticuerpo anti-CD98 humano y vector transposón de expresión de cadena ligera de anticuerpo anti-CD98 humano</u>

Con el fin de preparar un anticuerpo qanti-CD98 humano que presenta la cadena H y la cadena L de la región variable presentadas por las secuencias de aminoácidos SEC ID nº 20 y nº 23, respectivamente, las secuencias e aminoácidos de las cadenas H y L se prepararon mediante la conexión de la secuencia de aminoácidos de la región constante del anticuerpo IgG1 humano con cada región variable de anticuerpo.

Mediante la utilización de las secuencias integradas en un vector (N5KG1-Val C2lgG1NS/I117L) dado a conocer en la patente japonesa nº 4324637 como secuencias génicas (SEC ID nº 18 y nº 21, respectivamente) de la región variable de la cadena pesada del anticuerpo anti-CD98 humano y la región variable de cadena ligera a la que se había conectado una secuencia de señal, y utilizando una secuencia de transposón y un promotor similares a los utilizados en el Ejemplo 1, se construyó respectivamente un vector transposón de expresión de cadena pesada de anticuerpo anti-CD98 humano (en adelante, denominado vector CD98H) y un vector transposón de expresión de cadena ligera de anticuerpo anti-CD98 humano (en adelante denominado vector CD98L) (figs. 8 y 9).

El fragmento de ADN que debía utilizarse se sintetizó químicamente de manera artificial basándose en la secuencia conocida convencionalmente u obtenido mediante la preparación de cebadores de ambas secuencias terminales y llevando a cabo la PCR utilizando una fuente de ADN apropiada como molde. Se unió un sitio de digestión con enzima de restricción a un extremo de cada cebador para las últimas operaciones de recombinación génica.

# (2) Preparación de vector transposón de expresión gen de resistencia a cicloheximida

Se construyó un vector transposón de expresión de gen de resistencia a cicloheximida (en adelante denominado vector CHX) mediante la conexión de la secuencia codificante de un gen de resistencia a cicloheximida (SEC ID nº 7) bajo el control del intensificador/promotor del CMV descrito en el Ejemplo 1 e insertando un par de secuencias de transposón (Tol-2R, Tol2-R) en ambos extremos del casete de expresión de gen de resistencia a cicloheximida (figura 10).

El fragmento de ADN que debía utilizarse se sintetizó químicamente de manera artificial basándose en la

secuencia convencionalmente conocida o se obtuvo mediante la preparación de cebadores de ambas secuencias terminales y realizando después una PCR utilizando una fuente de ADN apropiada como molde. Se unió un sitio de digestión con enzima de restricción a un extremo de cada cebador para las últimas operaciones de recombinación génica.

(3) Preparación de células de CHO que producen anticuerpo anti-CD98 humano

Se introdujo el vector CD98H (figura 8), el vector CD98L (figura 9) y el vector CHX (figura 10) preparados en (1) y (2) anteriormente indicados y el vector de Tol2 (figura 3) preparado en el Ejemplo 2, en células de CHO-K1 que se adaptó al cultivo en suspensión y se comparó el número de células que aparecían que eran capaces de expresar a nivel elevado el anticuerpo.

En el diseño experimental, se suspendieron  $4x10^6$  células de CHO-K1 en  $400~\mu$ l de PBS y se cotransfectaron directamente el vector CD98H ( $10~\mu$ g), el vector CD98L ( $10~\mu$ g), el vector CHX ( $10~\mu$ g) y el vector de Tol2 ( $10~\mu$ g) en forma de ADN circular mediante electroporación. Con el fin de expresar la transposasa Tol1 transitoriamente y para evitar la integración en el cromosoma huésped, se introdujo directamente el vector de Tol2 en forma de ADN circular. La electroporación se llevó a cabo utilizando un electroporador (sistema Gene Pulser Xcell, fabricado por Bio-Rad) bajo condiciones de voltaje de 300~V, capacidad electrostática de  $500~\mu$ F y temperatura ambiente y utilizando una cubeta de 4~mm de anchura de hueco (fabricado por Bio-Rad).

Además, en el diseño experimental, se linealizó cada uno de los vectores CD98H (10  $\mu$ g), CD98L (10  $\mu$ g) y CHX (10  $\mu$ g) utilizando un enzima de restricción Pcil (Takara Bio Inc.) y después se llevó a cabo la electroporación de la misma manera que anteriormente.

Tras la introducción génica mediante electroporación, las células en cada cubeta se suspendieron en medio CD OptiCHO complementado con 0,5% de hidrolizado de soja (en adelante denominado medio 0.5CD), se inocularon en una placa de 96 pocillos y se cultivaron durante 4 días en un incubador de CO<sub>2</sub>. A continuación, desde el intercambio de medio 5 días después de la introducción génica, se llevó a cabo el cultivo en presencia de cicloheximida utilizando el medio 0.5CD complementado con 3 µg/ml de cicloheximida (C4859, Sigma-Aldrich) seguido del cultivo durante 4 semanas, realizando el intercambio de medio a intervalos de una semana.

Tras 4 semanas de cultivo, se determinó la expresión del anticuerpo mediante un procedimiento de tipo sándwich (LENCE $^{TM}$ , Perkin-Elmer Corp.) utilizando FRET (transferencia de energía por resonancia fluorescente). Con respecto a las células con nivel alto de expresión de anticuerpo, se contaron los clones que expresaban el anticuerpo a una concentración en el sobrenadante de cultivo de 5,0  $\mu$ g/ml o superior como células expresantes de anticuerpo; se muestran los resultados en la Tabla 4.

#### [Tabla 4]

5

10

15

20

35

40

45

50

	Diseño de control	Diseño experimental
Placa 1	10/96	29/96
Placa 1	20/96	49/96

Tal como se muestra en la Tabla 4, se encontró un gran número de células de expresión de anticuerpo anti-CD98 humano en el diseño experimento, en el que se cotransfectó vector de Tol2 en las células de CHO-K1 en suspensión con vector transposón de expresión de cadena pesada de anticuerpo anti-CD98 humano, vector transposón de expresión de cadena ligera de anticuerpo anti-CD98 humano y vector de gen de resistencia a cicloheximida mientras que las células de expresión de anticuerpo anti-CD98 humano no se encontraron en el diseño experimental en el que no se cotransfectó vector de Tol2 a pesar de convertir los vectores en cadenas lineales.

# [Ejemplo 6] Producción de anticuerpo anti-CD98 humano

- (1) Preparación de vector transposón de expresión que comprende fragmento génico de cadena pesada de anticuerpo anti-CD98 humano, fragmento génico de cadena ligera de anticuerpo anti-CD98 humano y gen de resistencia a cicloheximida
- Se construyó un vector transposón de expresión que contenía fragmento génico de cadena pesada de anticuerpo anti-CD98 humano, fragmento génico de cadena ligera de anticuerpo anti-CD98 humano y gen de resistencia a cicloheximida (en adelante denominado vector en tándem CD98-CHX) utilizando ADN sintético y un procedimiento de PCR de la misma manera que anteriormente, mediante la conexión del vector transposón de expresión de cadena pesada de anticuerpo anti-CD98 humano preparado en el Ejemplo 5(1) con el casete génico de expresión de cadena ligera de anticuerpo anti-CD98 humano preparado en el Ejemplo 5(1) y el casete génico de resistencia a la cicloheximida preparado en el Ejemplo 5(2).
  - (2) Preparación de vector transposón de expresión que comprende fragmento génico de cadena pesada de

#### anticuerpo anti-CD98 humano y gen de resistencia a cicloheximida

Se construyó un vector transposón de expresión que comprendía fragmento génico de cadena pesada de anticuerpo anti-CD98 humano y gen de resistencia a cicloheximida (en adelante denominado vector transposón de expresión CD98H-CHX) utilizando ADN sintético y un procedimiento de PCR de la misma manera que anteriormente, mediante la conexión del vector transposón de expresión de cadena pesada de anticuerpo anti-CD98 humano preparado en el Ejemplo 5(1) con el casete génico de resistencia a cicloheximida preparado en el Ejemplo 5(2).

# 10 (3) Preparación de células de CHO productoras de anticuerpo anti-CD98 humano

Mediante la utilización de los vectores transposón de expresión preparados en los Ejemplos 5(1) y (2) anteriormente y los Ejemplos 6(1) y (2), anteriormente, se comparó la presencia de células capaces de expresar a nivel elevado anticuerpo anti-CD98 con el caso de transferencia génica de cadenas H y L de anticuerpo anti-CD98 humano utilizando el mismo vector de expresión (diseño de control), en el caso de transferencia génica de cadena H o L de gen de anticuerpo anti-CD98 humano o de resistencia a cicloheximida, respectivamente, utilizando diferentes vectores de expresión (diseño experimental 1) y con el caso de transferencia génica de cadena H o L utilizando diferentes vectores de expresión (diseño experimental 2).

20 En el diseño experimental 1, se suspendieron 4x10<sup>6</sup> células de CHO-K1 en 400 μl de PBS y se cotransfectaron directamente vector CD98H (10 μg), vector CD98L (10 μg), vector CHX (10 μg) y vector de Tol2 (10 μg) como ADN circular mediante electroporación.

En el diseño experimental, se suspendieron 4x10<sup>6</sup> células de CHO-K1 en 400 μl de PBS y se cotransfectaron directamente vector CD98H-CHX (10 μg), vector CD98L (10 μg) y vector de Tol2 (10 μg) como ADN circular mediante electroporación.

En el diseño experimental, se suspendieron 4x10<sup>6</sup> células de CHO-K1 en 400 µl de PBS y se cotransfectaron directamente vector en tándem CD98H-CHX (10 µg) y vector de Tol2 (20 µg) como ADN circular mediante electroporación. Además, en todos los ensayos, con el fin de expresar transposasa Tol2 transitoriamente y evitar la integración en el cromosoma del huésped, se introdujo el vector de Tol2 directamente en forma de ADN circular.

En el procedimiento a continuación, se confirmó la presencia de células productoras de anticuerpo de la misma manera que en el Ejemplo 5(3). Con respecto a las células productoras de anticuerpos, se contaron como células expresantes de anticuerpo los clones en los que la concentración de anticuerpo en el sobrenadante de cultivo era de 3.0 µg/ml o superior. Se muestran los resultados en la Tabla 5.

# [Tabla 5]

	Diseño de control	Diseño experimental 1	Diseño experimental 2
Placa 1	18/96	82/96	95/96
Placa 2	21/96	85/96	96/96
Total	39/192	167/192	191/192

En el diseño experimental 1 en el que se había introducido vector CD98H, vector CD98L y vector CHX y en el diseño experimental 2 en el que se había introducido vector CD98H y CD98L, se incrementó marcadamente la incidencia de células capaces de expresar a nivel elevado el anticuerpo anti-CD98 humano.

Los resultados anteriormente proporcionados demuestran que las células que presentan una productividad elevada de anticuerpo pueden obtenerse y producirse fácilmente al cotransfectar diferentes vectores de expresión en los que se han insertado, respectivamente, el gen de cadena pesada de anticuerpo y el gen de cadena ligera de anticuerpo entre las secuencias de transposón, en las células de CHO en suspensión, en comparación con el caso en que un vector de expresión preparado mediante la integración del gen de cadena pesada de anticuerpo y el gen de cadena ligera de anticuerpo en el mismo vector de expresión se introduce en las células de CHO en suspensión. Además, se reveló a partir de los resultados del diseño experimental 1 y del diseño experimental 2 que incluso en el caso de que fuesen dos o más los vectores que debían introducirse, resultaba suficiente un gen de resistencia a fármaco (gen marcador seleccionable). Además, se reveló que el gen de resistencia a fármaco puede encontrarse presente en un vector de expresión en el que se ha integrado el gen de cadena pesada de anticuerpo o en un vector independiente diferente.

Los resultados anteriormente proporcionados demuestran que un vector transposón resulta eficaz como medio para introducir eficientemente genes situados en dos o más vectores en una suspensión de células de mamífero, lo que resultaba difícil de conseguir convencionalmente. Además, se demuestra que para el propósito de conseguir una productividad elevada de una proteína que comprende más de un polipéptido o de más de una proteína, resulta eficaz introducir polipéptidos y proteínas utilizando diferentes vectores transposones.

30

15

30

35

40

45

50

55

#### (4) Cultivo de células de CHO que producen anticuerpo anti-CD98 humano

Se seleccionaron las tres líneas celulares que presentaban la productividad más elevada de anticuerpos de entre las células en las que se había introducido el vector en tándem CD98-CHX obtenido en el Ejemplo 6(3) anteriormente indicado y se compararon los niveles de expresión de anticuerpos de las células en las que se había introducido el vector CD98H-CHX y el vector CD98L. A continuación se proporciona la información de los ensayos.

La célula de CHO-K1 obtenida en el Ejemplo 683) se seleccionó basándose en la resistencia a la cicloheximida y que también expresaba el anticuerpo anti-CD98; se expandió el cultivo utilizando una placa de 96 pocillos, una placa de 24 pocillos y una placa de 6 pocillos (Corning Glassworks), en este orden. Tras expandir los cultivos, se midió la concentración de anticuerpo en cada sobrenadante de cultivo y se seleccionaron las tres líneas celulares de CHO con los niveles más elevados de expresión de anticuerpo anti-CD98. A continuación, cada una de las tres líneas celulares seleccionadas de esta manera se suspendió en 3 ml de medio CD al 0,5% (Invitrogen), es decir medio 0.5 CD, hasta una densidad de 2x10<sup>5</sup> células/ml y se cultivaron en un agitador durante 5 días en una atmósfera a 37°C y con 5% de CO<sub>2</sub> utilizando una placa de 6 pocillos. Se determinó la cantidad de anticuerpo en el medio tras 5 días de cultivo, mediante HPLC (Waters Associates, Inc.). Se muestran los resultados en la Tabla 6.

#### [Tabla 6]

20

30

35

	Células deriva	adas de diseño	o de control	Células deriva	das de diseño	experimental 2
Nivel de expresión de anticuerpo (mg/l)	70	67	41	196	87	67

Tal como se muestra en la Tabla 6, las células de CHO-K1 cotransfectadas con vector CD98H y vector CD98L presentaba un nivel elevado de producción de anticuerpos en comparación con las células de CHO-K1 en las que se había introducido vector en tándem CD98-CHX.

Los resultados anteriores demuestran que no sólo puede obtenerse y producirse fácilmente una línea celular de alta producción de anticuerpos sino que también las células obtenidas de esta manera presentan una elevada productividad de anticuerpos, al cotransfectar en las células de CHO en suspensión diferentes vectores de expresión en los que se han insertado el gen de cadena pesada de anticuerpo y el gen de cadena ligera de anticuerpo, respectivamente, entre un par de secuencias de transposón.

# [Ejemplo 7] Producción de anticuerpo anti-factor alfa de necrosis tumoral (TNFα) humano

(1) Preparación de vector transposón de expresión que contiene un fragmento génico de cadena pesada de anticuerpo de TNFα, fragmento génico de cadena ligera de anticuerpo de TNFα y gen de resistencia a cicloheximida

Con el fin de preparar anticuerpo anti-TNFα humano con la secuencia de aminoácidos SEC ID nº 26 y SEC ID nº 29, se construyó un fragmento génico de cadena pesada de anticuerpo anti-TNFα humano, un fragmento génico de cadena ligera de anticuerpo anti-TNFα humano y un vector transposón de expresión de gen de resistencia a cicloheximida (en adelante denominado vector en tándem TNFα-CHX) mediante la sustitución de los fragmentos génicos de VH y VL del vector transposón de expresión que comprendía el fragmento génico de cadena pesada de anticuerpo anti-CD98 humano y el fragmento génico de cadena ligera y el gen de resistencia a cicloheximida preparados en el Ejemplo 6(1) (vector en tándem CD98-CHX) por VH y VL derivados del anticuerpo anti-TNFα humano, respectivamente.

Se prepararon las secuencias del gen de cadena pesada del anticuerpo anti-TNFα humano y del gen de la cadena ligera utilizando un ADN sintético, mediante la preparación de secuencias de aminoácidos (SEC ID nº 26 y nº 29) en las que se había conectado una secuencia de señal a las secuencias de aminoácidos (SEC ID nº 25 y nº 28) de la subunidad de región variable de cadena pesada o de la subunidad de región variable de cadena ligera de Adalimumab (recombinante), descrito en las figs. 1 y 2, respectivamente, del informe de inspección de HUMIRA® 40 mg para inyección subcutánea (Agencia de Dispositivos Farmacéuticos y Médicos, 14 de febrero de 2008) y se determinaron las secuencias de nucleótidos de manera que las secuencias de aminoácidos no cambiasen (SEC ID nº 24 y nº 27). Para las manipulaciones génicas posteriores se añadió un sitio de digestión con enzima de restricción al extremo de las secuencias artificiales.

# (2) Preparación de vector transposón de expresión que comprende fragmento de cadena pesada de anticuerpo anti-TNFα humano y gen de resistencia a cicloheximida

Se construyó un vector transposón de expresión que contenía fragmento de cadena pesada de anticuerpo anti-TNFα humano y gen de resistencia a cicloheximida (en adelante denominado vector TNFαH-CHX) mediante la modificación de una región de fragmento génico de VH del vector transposón de expresión que contenía fragmento de cadena pesada de anticuerpo anti-CD98 humano y gen de resistencia a cicloheximida (vector CD98H-CHX) preparado en el Ejemplo 6(2) en un fragmento génico de VH de anticuerpo anti-TNFα humano. Como gen de cadena pesada de anticuerpo anti-TNFα humano, se utilizó una secuencia de la misma secuencia mostrada en dicho ítem 81).

## (3) Preparación de vector transposón de vector de gen de cadena ligera de anticuerpo anti-TNFα humano

Se construyó un vector transposón de expresión de gen de cadena ligera de anticuerpo anti-TNFα humano (en adelante denominado vector CD98L) mediante la modificación de la región génica de la cadena ligera del vector transposón de expresión de gen de cadena ligera del anticuerpo anti-CD98 humano en el Ejemplo 6(1) en cadena ligera de anticuerpo anti-TNFα humano. Como gen de VL del anticuerpo anti-TNFα humano, se utilizó la misma secuencia que la mostrada en dicho ítem (1).

## 20 (4) Preparación de células de CHO que producen anticuerpo anti-TNFα humano

Con el fin de preparar células de CHO-K1 que produjesen anticuerpo anti-TNF $\alpha$  humano, se introdujo el vector en tándem TNF $\alpha$ -CHX (20  $\mu$ g) preparado en (1) indicado anteriormente y el vector de expresión de la transposasa Tol2 (vector Tol2) (10  $\mu$ g) preparado en el Ejemplo 2, en células de CHO-K1 adaptadas para el cultivo en suspensión preparada en el Ejemplo 3 (diseño de control).

De la misma manera, se cotransfectaron directamente en la forma de ADN circular (diseño experimental) el vector TNF $\alpha$ H-CHX (10  $\mu$ g), el vector TNF $\alpha$ L (10  $\mu$ g) y el vector Tol2 (10  $\mu$ g) preparados en el Ejemplo 2, en células de CHO-K1 adaptadas para el cultivo en suspensión preparadas en el Ejemplo 3 (diseño de control). Se comparó la presencia de células capaces de expresar a nivel elevado el anticuerpo llevando a cabo la introducción génica, el cultivo celular y similares de la misma manera que en el Ejemplo 6, excepto en que el cultivo de las células con introducción génica se llevó a cabo en cinco placas de 96 pocillos. Con respecto a las células con una elevada productividad de anticuerpos, se contaron como células expresantes de anticuerpo los clones en los que la concentración de anticuerpo en el sobrenadante de cultivo era de 3,0  $\mu$ g/ml o superior. Se muestran los resultados en la Tabla 7.

#### [Tabla 7]

5

10

15

25

30

35

45

50

55

-		
	Diseño de control	Diseño experimental
	Número de pocillos	en los que se expresa el anticuerpo
Placa 1	20/96	83/96
Placa 2	22/96	76/96
Placa 3	21/96	82/96
Placa 4	20/96	79/96
Placa 5	27/96	81/96
Total	110/480	401/480

Tal como se muestra en la Tabla 7, tal como en el caso de las células productoras de anticuerpo anti-CD98 humano preparadas en el Ejemplo 6, las células de CHO-K1 cotransfectadas con vector TNFαH-CHX y vector TNFαL mostraron una presencia aproximadamente 4 veces superior de células en las que se expresaba a nivel elevado el anticuerpo anti-TNFα humano, en comparación con células de CHO-K1 en las que se había introducido vector en tándem TNFα-CHX.

Dicho resultado muestra que, respecto a cualquier anticuerpo, puede obtenerse y producirse fácilmente una línea celular con una elevada productividad de anticuerpos mediante la cotransfección del gen de cadena pesada de anticuerpo y el gen de cadena ligera de anticuerpo, los cuales son insertados, respectivamente, entre un par de secuencias de transposón introducidas en diferentes vectores de expresión en las células de CHO en suspensión.

# (5) Cultivo de células de CHO que producen anticuerpo anti-TNFα humano

Las células seleccionadas basándose en la resistencia a la cicloheximida a partir de las células en las que se había introducido vector en tándem TNFα-CHX obtenidas en (4) indicado anteriormente y las células que habían sido cotransfectadas con vector TNFαH-CHX y vector TNFαL, y que también expresaban el anticuerpo anti-TNFα humano, se seleccionaron y se expandieron en cultivo en placa de 96 pocillos, placa de 24 pocillos y placa de 6 pocillos, en ese orden. Con respecto a las 4 líneas celulares de células en las que se había introducido vector en

tándem TNF $\alpha$ -CHX que pudieron expandirse en cultivo y 52 líneas celulares que habían sido cotransfectadas con vector TNF $\alpha$ H-CHX y vector TNF $\alpha$ L, estas células fueron cultivadas de la misma manera que en el Ejemplo 6(4), excepto en que el periodo de cultivo fue de 7 días, y se midieron los niveles de expresión de los anticuerpos. Se muestran los resultados en la figura 11.

Como resultado, las células de CHO-K1 que habían sido cotransfectadas con vector TNF $\alpha$ H-CHX y vector TNF $\alpha$ L mostraron una productividad de anticuerpos aproximadamente 2,4 veces superior a la de las células de CHO-K1 en las que se había introducido el vector en tándem TNF $\alpha$ -CHX.

Dicho resultado muestra que, tal como en el caso del Ejemplo 6(4), no sólo pueden obtenerse y producirse células que presentan una elevada productividad de anticuerpo sino que las células obtenidas de esta manera presentan una elevada productividad de anticuerpos al cotransfectarlas en células de CHO en suspensión con diferentes vectores de expresión en los que se ha insertado el gen de cadena pesada de anticuerpo y el gen de cadena ligera de anticuerpo entre un par de secuencias de transposón.

#### [Ejemplo 8] Producción de anticuerpo anti-CD20 humano

5

20

25

45

50

55

(1) <u>Preparación de vector transposón de expresión que comprende fragmento génico de cadena pesada de anticuerpo anti-CD20 humano, fragmento génico de cadena ligera de anticuerpo anti-CD20 humano y gen de resistencia a cicloheximida</u>

Con el fin de preparar un anticuerpo anti-CD20 humano que comprendía VH y VL representado por las secuencias de aminoácidos de SEC ID nº 32 y nº 35, respectivamente, se construyó un vector transposón de expresión que comprendía un fragmento génico de cadena pesada de anticuerpo anti-CD20 humano, un fragmento génico de cadena ligera de anticuerpo anti-CD20 humano y un gen de resistencia a cicloheximida (en adelante denominado vector en tándem CD98-CHX) mediante la sustitución de las regiones génicas de VH y VL de anticuerpo del vector en tándem CD98-CHX preparado en el Ejemplo 6(1) por VH y VL, respectivamente, derivados de anticuerpo anti-CD20 humano.

- 30 Se prepararon las secuencias génicas de la región VH y la región VL de anticuerpo anti-CD20 humano utilizando un ADN sintético, mediante la preparación de la secuencia de nucleótidos indicada en GenBank nº de acceso AR000013 y las secuencias de aminoácidos (SEC ID nº 31 y nº 34, respectivamente) en las que una secuencia de señal había sido conectada con las secuencias de aminoácidos (SEC ID nº 32 y nº 35, respectivamente) de la VH y la VL del rituximab, indicado en la hoja adjunta del informe de inspección del Rituxan® para inyección 10 mg/ml (informado por el Instituto Nacional de Ciencias de la Salud, nº 3395, 28 de agosto de 2003) y se determinaron las secuencias de nucleótidos de manera que las secuencias de aminoácidos no cambiasen (SEC ID nº 30 y nº 33). Para estas últimas manipulaciones génicas, se añadió un sitio de digestión con enzima de restricción al extremo de las secuencias artificiales.
- 40 (2) <u>Preparación de vector transposón de expresión que comprende fragmento génico de cadena pesada de</u> anticuerpo anti-CD20 humano y gen de resistencia a cicloheximida

Se construyó un vector transposón de expresión que comprendía fragmento génico de cadena pesada de anticuerpo anti-CD20 humano y gen de resistencia a cicloheximida (en adelante denominado vector CD20H-CHX) mediante la modificación de la región génica de VH de anticuerpo del vector CD98H-CHX preparado en el Ejemplo 6(2) en una VH derivada de anticuerpo anti-CD20 humano. Como gen de la cadena pesada del anticuerpo anti-CD20 humano, se utilizó la misma secuencia que la mostrada en (1), anteriormente indicado.

(3) Preparación de vector transposón de expresión de gen de cadena ligera de anticuerpo anti-CD20 humano

Se construyó un vector transposón de expresión de gen de cadena ligera de anticuerpo anti-CD20 humano (en adelante denominado vector CD20L) mediante la modificación de las regiones génicas de VL del anticuerpo anti-CD98 humano preparado en el Ejemplo 6(1) en la VL derivada de anticuerpo anti-CD20 humano. Como genes de cadenas pesada y ligera del anticuerpo anti-CD20 humano, se utilizaron las mismas secuencias que las mostradas en (1), anteriormente indicado.

- (4) Preparación de células de CHO que producen anticuerpo anti-CD20 humano
- Con el fin de preparar células de CHO-K1 que produjesen anticuerpo anti-CD20 humano, se introdujeron en las células de CHO-K1 adaptadas para el cultivo en suspensión preparadas en el Ejemplo 3(1) (diseño de control) el vector en tándem CD20-CHX preparado en (1), anteriormente indicado, y el vector de expresión de la transposasa Tol2 (vector Tol2) preparado en el Ejemplo 2.
- De la misma manera, el vector CD20H-CHX (10 µg) y el vector CD20L (10 µg) preparados en (2) y (3), anteriormente, se cotransfectaron en células de CHO-K1 junto con el vector Tol2 (10 µg) (diseño experimental). Se comparó la presencia de células capaces de expresar a nivel elevado el anticuerpo mediante la realización de

la introducción génica, el cultivo celular y similares de la misma manera que en el Ejemplo 6, excepto en que el cultivo de las células con introducción génica se llevó a cabo en cinco placas de 96 pocillos. Además, se consideraron pocillos expresantes de anticuerpos las concentraciones de anticuerpos de 3,0 μg/ml o superior. Se muestran los resultados en la Tabla 8.

#### [Tabla 8]

5

15

20

25

40

45

50

55

	Diseño de control	Diseño experimental
	Número de pocillos	en los que se expresa el anticuerpo
Placa 1	2/96	4/96
Placa 2	2/96	9/96
Placa 3	4/96	4/96
Placa 4	1/96	8/96
Placa 5	2/96	5/96
Total	11/480	30/480

Como resultado, las células de CHO-K1 que habían sido cotransfectadas con vector CD20-H-CHX y vector CD20L mostraron 3 veces más células con nivel alto de expresión de anticuerpo anti-CD20 humano que las células de CHO-K1 en las que se había introducido el vector en tándem CD20-CHX.

Dicho resultado es similar al resultado de anticuerpo anti-CD98 humano y anticuerpo anti-TNF $\alpha$  humano del Ejemplo 6(3) o del Ejemplo 7(3) y muestra que la línea celular productora de un nivel elevado de anticuerpos puede obtenerse y producirse con facilidad para cada caso de anticuerpo al cotransfectar células de CHO en suspensión con vectores de expresión diferentes en los que se han integrado gen de cadena pesada de anticuerpo y gen de cadena ligera de anticuerpo, respectivamente, entre secuencias de transposón.

# (5) Cultivo de células de CHO que producen anticuerpo anti-CD20 humano

Las células que habían sido seleccionadas basándose en la resistencia a la cicloheximida a partir de las células en las que se había introducido el vector en tándem CD20-CHX obtenidas en (3), anteriormente, y las células que habían sido cotransfectadas con el vector CD20H-CHX y el vector CD20L, y que también expresaban el anticuerpo anti-CD20 humano, se seleccionaron y expandieron en cultivo utilizando una placa de 96 pocillos, una placa de 24 pocillos y una placa de 6 pocillos, en ese orden. Con respecto a las 4 líneas celulares del diseño de control, las células que pudieron expandirse en cultivo y las 50 líneas celulares del diseño experimental, se cultivaron de la misma manera que en el Ejemplo 6(4), excepto en que el periodo de cultivo era de 7 días, y se midieron sus niveles de expresión de anticuerpos. Se muestran los resultados en la figura 12.

Tal como se muestra en la figura 12, se reveló que las células de CHO-K1 que habían sido cotransfectadas con vector CD20H-CHX y vector CD20L presentaban una productividad de anticuerpos aproximadamente 1,6 veces superior que las células de CHO-K1 en las que se había introducido el vector en tándem CD20-CHX.

Dicho resultado es similar al resultado de anticuerpo anti-CD98 humano y anticuerpo anti-TNFα humano del Ejemplo 6(4) o del Ejemplo 7(5) y muestra que no sólo puede obtenerse y producirse con facilidad una línea celular productora de un nivel elevado de anticuerpos para cada caso de anticuerpo al cotransfectar células de CHO en suspensión con vectores de expresión diferentes en los que se han integrado gen de cadena pesada de anticuerpo y gen de cadena ligera de anticuerpo, respectivamente, entre secuencias de transposón, sino también las células obtenidas de esta manera presentan una elevada productividad de anticuerpos.

# [Ejemplo 9] Preparación de un vector transposón que expresa gen de resistencia a la neomicina y anticuerpo anti-CD98 humano

(1) <u>Preparación de un vector transposón que expresa gen de resistencia a neomicina de tipo salvaje y anticuerpo</u> anti-CD98 humano

Se utilizó un plásmido que comprendía un casete de expresión génica para el uso en células de mamífero que comprendía un gen de anticuerpo humano arbitrario y un gen marcador de resistencia a fármaco insertados entre un par de secuencias de nucleótidos derivadas de Tol2 como vector plásmido para la expresión de proteínas.

El ADN del gen que debía utilizarse se obtuvo llevando a cabo una síntesis química de modo artificial basándose en la secuencia de nucleótidos conocida convencionalmente o mediante la preparación de cebadores de las dos secuencias terminales y llevando a cabo de esta manera una PCR utilizando una fuente de ADN apropiada. Para las manipulaciones génicas posteriores, se añadió un sitio de digestión con enzima de restricción al extremo del cebador.

En la secuencia de nucleótidos del transposón Tol2 no autónomo (SEC ID nº 1) dada a conocer en el documento nº JP-A-2003-235575, se utilizó una secuencia de nucleótidos en las posiciones 1 a 200 (secuencia Tol2-L) (SEC

 $\rm ID~n^{o}~2)$  y una secuencia de nucleótidos en las posiciones 2.285 a 2.788 (secuencia Tol2-R) (SEC  $\rm ID~n^{o}~3)$  como las secuencias de transposón.

Se sintetizó un fragmento de ADN que comprendía la secuencia Tol2-R y la secuencia Tol2-L.

5

10

30

35

40

45

50

Se preparó un fragmento de ADN que incluía una secuencia de nucleótidos (SEC ID nº 18) que codificaba la cadena H del anticuerpo bajo el control del promotor del CMV, amplificado basándose en el vector N5KG1-Val C2IgG1NS/I117L del anticuerpo anti-CD98 humano (patente japonesa nº 4324637), como casete génico de la cadena pesada del anticuerpo y se amplificó un fragmento de ADN que comprendía una secuencia de nucleótidos (SEC ID nº 21) que codificaba la cadena ligera de anticuerpo bajo el control del promotor del SV40, amplificada basándose en el vector N5KG1-Val C2IgG1NS/I117L del anticuerpo anti-CD98 humano, como casete génico de la cadena ligera del anticuerpo.

Como casete génico de resistencia a la neomicina, se preparó un fragmento de ADN que comprendía un ADN que comprendía una secuencia de nucleótidos codificante de un gen de resistencia a la neomicina bajo el control del promotor del SV40 (un ADN que codifica una neomicina fosfotransferasa que consiste en la secuencia de nucleótidos representada por la SEC ID nº 36 y GenBank nº de acceso U47120.2).

Se preparó un vector A de expresión del anticuerpo anti-CD98 mediante la conexión del casete de expresión génica de la cadena pesada del anticuerpo anteriormente indicado, el casete de expresión génica de la cadena ligera del anticuerpo y el casete de expresión génica de resistencia a la neomicina y conectando adicionalmente sus dos extremos con un fragmento de ADN que comprendía una secuencia Tol2-R y un fragmento de ADN que comprendía una secuencia Tol2-L (figura 13).

25 (2) <u>Preparación de vector transposón de expresión de anticuerpo anti-CD98 humano que comprende un gen 1 de resistencia a neomicina de tipo modificado</u>

Se preparó un vector transposón B de expresión de anticuerpo anti-CD98 humano en el que se había sustituido el gen de resistencia a neomicina del vector transposón A de expresión de anticuerpo anti-CD98 humano obtenido en (1) que comprendía un gen de resistencia a neomicina de tipo salvaje por un gen 1 de resistencia a neomicina de tipo modificado que comprendía la secuencia de nucleótidos representada por la SEC ID nº 37.

El gen 1 de resistencia a neomicina de tipo modificado codifica una secuencia de aminoácidos idéntica a la del gen de resistencia a neomicina de tipo salvaje y fue modificada para que presentase una secuencia de nucleótidos en la que 167 bases correspondientes a 22% de la secuencia completa fuesen modificados. Específicamente, de entre el total de 32 residuos de leucina, se modificaron los codones correspondientes a 25 residuos de leucina para que fuesen TTA.

(3) Preparación de vector transposón de expresión de anticuerpo anti-CD98 humano que comprende un gen 2 de resistencia a neomicina de tipo modificado

Un vector transposón C de expresión de anticuerpo anti-CD98 humano en el que el gen de resistencia a neomicina del vector transposón A de expresión de anticuerpo anti-CD98 humano obtenido en (1) que comprende un gen de resistencia a neomicina de tipo salvaje fue sustituido por un gen 2 de resistencia a neomicina de tipo modificado que comprende la secuencia de nucleótidos representada por la SEC ID nº 38.

El gen 2 de resistencia a neomicina de tipo modificado codificado por una secuencia de aminoácidos idéntica a la del gen de resistencia a neomicina de tipo salvaje y que presentaba una secuencia de nucleótidos en la que las 180 bases correspondientes a 23% del total habían sido modificados. Específicamente, de entre el total de 32 residuos de leucina, los codones correspondientes a 28 residuos de leucina se modificaron para ser TTA.

- (4) Preparación de vector transposón de expresión de anticuerpo anti-CD98 humano que presenta un gen 3 de resistencia a neomicina de tipo modificado
- Un vector transposón D de expresión de anticuerpo anti-CD98 humano en el que el gen de resistencia a neomicina del vector transposón A de expresión de anticuerpo anti-CD98 humano obtenido en (1) que comprende un gen de resistencia a neomicina de tipo salvaje fue sustituido por un gen 3 de resistencia a neomicina de tipo modificado que comprende la secuencia de nucleótidos representada por la SEC ID nº 39.
- 60 El gen 3 de resistencia a neomicina de tipo modificado codificaba una secuencia de aminoácidos idéntica a la del gen de resistencia a neomicina de tipo salvaje y presentaba una secuencia de nucleótidos en la que 203 bases, correspondientes a 26% del total, habían sido modificados. Específicamente, de entre el total de 32 residuos de leucina, los codones correspondientes a 30 residuos de leucina se modificaron para ser TTA.

# [Ejemplo 10] Producción de anticuerpos por células de CHO productoras de anticuerpos que expresan un gen de resistencia a neomicina de tipo modificado

- Se prepararon las células A a D productoras de anticuerpos mediante la introducción en cada célula de los 5 vectores transposones A a D de expresión de anticuerpo anti-CD98 humano preparados en los Ejemplos 9(1) a (4) en las células de CHO-K1 en suspensión junto con el vector pCAGGS-T2TP, que expresaba una transposasa Tol2 que comprendía la secuencia de aminoácidos representada por la SEC ID nº 40 [Kwakami K. y Noda T., Genetics 166:895-899, 2004].
- 10 La introducción de vectores en las células de CHO en suspensión se llevó a cabo mediante la suspensión de las células de CHO (4x10<sup>6</sup> células) en 400 µl de tampón PBS y cotransfectando el vector transposón de expresión de anticuerpo anti-CD98 humano (10 μg) y el vector de expresión de transposasa Tol2 pCAGGS-T2TP (20 μg) directamente en forma de ADN circular mediante electroporación.
- En dicho caso también se introdujo el vector de expresión de transposasa Tol2 directamente como ADN circular 15 con el fin de expresar transitoriamente la transposasa Tol2.
  - Además, como control que no utilizaba transposasa Tol2, el vector transposón D de expresión del anticuerpo anti-CD98 humano (10 µg) del Ejemplo 19(4) se linealizó utilizando el enzima de restricción Pcil (TARA BIO INC.) y después se introdujo en las células de CHO-K1 en suspensión mediante electroporación.
  - La electroporación se llevó a cabo utilizando un electroporador [sistema Gene Pulser Xcell (fabricado por Bio-Rad)] bajo condiciones de voltaje de 300 V, capacidad electrostática de 500 µF y a temperatura ambiente, utilizando una cubeta de 4 mm de anchura de hueco (fabricada por Bio-Rad).
  - Tras la introducción génica mediante electroporación, las células en cada cubeta fueron inoculadas en una placa de 96 pocillos y cultivadas durante 3 días en un incubador de CO<sub>2</sub> utilizando medio CD OptiCHO (Invitrogen) complementado con hidrolizado de soja al 5%.
- 30 A continuación, a partir del intercambio de medio 4 días después de la introducción génica, se llevó a cabo el cultivo en presencia de G418 (Geneticin®, Invitrogen), mediante la adición de G418 hasta proporcionar una concentración final de 500 µg/ml, y se llevó a cabo el cultivo durante 3 semanas cambiando el medio a intervalos de una semana.
- 35 Tras el cultivo, se determinó la expresión del anticuerpo utilizando el ensayo LANCE® (Perkin-Elmer Corp.) mediante un procedimiento de tipo sándwich al que se aplicó FRET (transferencia de energía mediante resonancia de fluorescencia). Se muestran los resultados en la Tabla 9.

## [Tabla 9]

20

25

40

•	Células productoras de anticuerpos					
	A (tipo salvaje)	B (tipo modificado 1)	C (tipo modificado 2)	D (tipo modificado 3)	Células de control	
Nivel de expresión de anticuerpos (mg/l) de células que mostraban la expresión máxima	0,5	2,0	1,6	5,1	-	
Nivel de expresión medio de anticuerpos (mg/l) de las 10 células superiores	0,5	0,7	0,7	1,7	-	

Tal como se muestra en la Tabla 9, los niveles de expresión de anticuerpo anti-CD98 humano de las células B a D que expresaban los genes de resistencia a neomicina de tipo modificado eran superiores a los de la célula A. que expresaba el gen de resistencia a neomicina de tipo salvaje.

En particular, en el caso de la célula D productora de anticuerpo anti-CD98 humano, que expresa el gen 3 de resistencia a neomicina de tipo modificado, se obtuvo una línea celular que mostraba un nivel de expresión 10 veces más elevado que el de la célula A productora de anticuerpo anti-CD98 humano, que expresa el gen de resistencia a neomicina de tipo salvaje.

Además, ni siquiera utilizando el gen 3 de resistencia a neomicina de tipo modificado, resultó posible obtener una célula que expresase el anticuerpo anti-CD98 humano a partir de células de control en las que no se había cotransfectado el vector de expresión de transposasa Tol2 a pesar de haber linealizado el vector.

36

50

# [Ejemplo 11] Preparación de vector transposón que expresa gen de resistencia a puromicina y anticuerpo anti-CD98 humano

5 (1) <u>Preparación de vector transposón de expresión de anticuerpo anti-CD98 humano que comprende gen 1 de</u> resistencia a puromicina de tipo modificado

10

15

20

25

30

35

40

45

50

Se preparó un vector transposón E de expresión de anticuerpo anti-CD98 humano en el que el gen de resistencia a neomicina del vector transposón A de expresión de anticuerpo anti-CD98 humano obtenido en el ejemplo 9(1) que comprendía el gen de resistencia a neomicina de tipo salvaje, se había sustituido por un gen 1 de resistencia a puromicina de tipo modificado consistente en la secuencia de nucleótidos representada por la SEC ID nº 41.

El gen 1 de resistencia a puromicina de tipo modificada codificaba una secuencia de aminoácidos idéntica a la del gen de resistencia a puromicina de tipo salvaje que consistía en la secuencia de nucleótidos representada por la SEC ID nº 42 (un gen de puromicín-N-acetiltransferasa que consiste en la secuencia de nucleótidos dada a conocer en GenBank nº de acceso U07648.1) y presentaba una secuencia de nucleótidos en la que 17 bases, correspondientes a 3% del total de bases, habían sido modificadas. Específicamente, de entre el total de 28 residuos de alanina contenidos en el gen de resistencia a puromicina, los codones correspondientes a 17 residuos de alanina habían sido modificados a GCG mediante la modificación y, junto con los codones que ya eran GCG en el tipo salvaje, los codones que correspondían a todos los residuos de alanina se modificaron a GCG.

(2) Preparación de vector transposón de expresión de anticuerpo anti-CD98 humano que comprende gen 2 de resistencia a puromicina de tipo modificado

Se preparó un vector transposón F de expresión de anticuerpo anti-CD98 humano en el que el gen de resistencia a neomicina del vector transposón A de expresión de anticuerpo anti-CD98 humano obtenido en el Ejemplo 9(1) que comprendía el gen de resistencia a neomicina de tipo salvaje se había sustituido por un gen 2 de resistencia a puromicina de tipo modificado que comprendía la secuencia de nucleótidos representada por la SEC ID nº 43. El gen 2 de resistencia a puromicina de tipo modificado codifica una secuencia de aminoácidos idéntica a la del gen de resistencia a puromicina de tipo salvaje y presenta una secuencia de nucleótidos en la que 79 bases correspondientes a 14% del total de bases han sido modificadas. Específicamente, además de la modificación de codones que corresponden a los residuos de alanina del gen 1 de resistencia a puromicina de tipo modificado, se modificaron los codones correspondientes a los residuos de leucina para que fuesen TTA, y los codones correspondientes a los residuos de valina se modificaron para que fuesen GTA y el codón de la serina se modificó para que fuese TCG.

# [Ejemplo 12] Producción de anticuerpos por células de CHO productoras de anticuerpos que expresan gen 1 de resistencia a puromicina de tipo modificado

Se prepararon las células E y F productoras de anticuerpos mediante la introducción de vector transposón E de expresión de anticuerpo anti-CD98 humano del Ejemplo 11(1) que comprendía el gen 1 de resistencia a puromicina de tipo modificado, el vector transposón F de expresión de anticuerpo anti-CD98 humano del Ejemplo 11(2) que comprendía el gen 2 de resistencia a puromicina de tipo modificado y el vector de expresión de la transposasa Tol2 pCAGGS-T2TP en células de CHO-K1 en suspensión.

La introducción de los vectores en las células en suspensión se llevó a cabo mediante la suspensión de células de CHO en suspensión (4x10 6 células) en 400 µl de tampón PBS y la cotransfección del vector transposón de expresión de anticuerpo anti-CD98 humano que comprendía el gen de resistencia a puromicina de tipo modificado en forma de ADN circular (10 µg) y pCAGGS-T2TP (20 µg) directamente mediante electroporación.

En dicho caso, el vector de expresión de la transposasa Tol2 pCAGGS-T2TP también se introdujo directamente en forma de ADN circular con el fin de expresar transitoriamente la transposasa Tol2.

- La electroporación se llevó a cabo utilizando un electroporador [sistema Gene Pulser Xcell (fabricado por Bio-Rad)] bajo las condiciones de voltaje de 300 V, capacidad electrostática de 500 μF y temperatura ambiente y utilizando una cubeta de 4 mm de anchura de hueco (fabricada por Bio-Rad).
- Tras la introducción génica mediante electroporación, se inocularon las células de cada cubeta en una placa de 96 pocillos y se cultivaron durante 3 días en un incubador de CO<sub>2</sub> utilizando medio CD OptiCHO (Invitrogen) complementado con hidrolizado de soja al 5%.
- A continuación, desde el intercambio de medio 2 días después de la introducción génica, se llevó a cabo el cultivo durante 4 semanas, añadiendo simultáneamente puromicina (P9620, Sigma-Aldrich), proporcionando una concentración final de 5 μg/ml y realizando el intercambio de medio por el medio que contenía puromicina a intervalos de una semana.

Tras el cultivo, se determinó el nivel de expresión de anticuerpos utilizando el ensayo LANCE® (Perkin-Elmer Corp.) mediante un procedimiento de tipo sándwich al que se aplicó FRET (transferencia de energía por resonancia de fluorescencia). Se muestran los resultados en la Tabla 2.

#### [Tabla 10]

5

15

20

25

30

35

40

45

	Células productor	ras de anticuerpos
	E (Modificación 1)	F (Modificación 2)
Nivel de expresión de anticuerpos (mg/l) de las células que mostraban la expresión máxima	1,0	2,2
Nivel medio de expresión de anticuerpos (mg/l) de las 10 células superiores	0,7	1,6

Tal como se muestra en la Tabla 10, la célula F productora de anticuerpos que expresaba el gen 2 de resistencia a puromicina de tipo modificada mostraba una productividad de anticuerpos dos veces superior o más a la de la célula E productora de anticuerpos que expresa el gen 1 de resistencia a puromicina de tipo modificado.

# [Ejemplo 13] Producción de anticuerpos por célula productora de anticuerpos que expresa gen 2 de resistencia a puromicina de tipo modificado

La célula F productora de anticuerpos obtenida en el Ejemplo 12 que expresa el gen 2 de resistencia a puromicina de tipo modificado se cultivó en un matraz cónico para producir anticuerpo anti-CD98 humano.

Específicamente, la célula F productora de anticuerpos se expandió en cultivo utilizando una placa de 96 pocillos, una placa de 24 pocillos y una placa de 6 pocillos, en este orden. Se seleccionaron dos líneas celulares de la célula F productora de anticuerpos en la que se había incrementado suficientemente el número de células (línea celular 1 y línea celular 2) y cada una de ellas se suspendió en 35 ml del medio CD OptiCHO (Invitrogen) complementado con hidrolizado de soja al 5%, proporcionando una densidad celular de 2x10<sup>5</sup> células/ml y se cultivaron durante 1 semana en un agitador utilizando un matraz cónico de 125 ml de capacidad (con tapón acodado, Corning Glassworks) en una atmósfera a 37°C y con 5% de CO<sub>2</sub>, produciendo de esta manera el anticuerpo anti-CD98 humano.

Se determinó la cantidad de anticuerpo en el medio tras el cultivo mediante HPLC (Waters Associates, Inc.). Se muestran los resultados en la Tabla 11.

#### [Tabla 11]

	Línea celular 1	Línea celular 2
Nivel de expresión de anticuerpos (mg/l)	15,6	14,8

Los resultados anteriormente proporcionados muestran que en las células de CHO en suspensión, el gen de anticuerpo insertado entre un par de secuencias de transposón y el gen de resistencia a fármaco de tipo modificado son introducidos eficientemente en el cromosoma del huésped y también resultan eficaces para la selección de una célula de elevado nivel de expresión. Además, se ha encontrado que la célula obtenida de esta manera puede expandirse en cultivo y que resulta posible la producción de la proteína de interés bajo condiciones de cultivo en suspensión.

Mediante el procedimiento de producción de la proteína de la presente invención puede producirse eficientemente una proteína de interés utilizando una célula de mamífero en suspensión. La célula de la presente invención puede utilizarse como célula productora de anticuerpos para la producción de una proteína recombinante.

#### [Listado de secuencias]

- SEC ID nº 1 Descripción de secuencia artificial: secuencia de nucleótidos de transposón no autónomo Tol2
- SEC ID nº 2 Descripción de secuencia artificial: secuencia de Tol2-L
- 50 SEC ID nº 3 Descripción de secuencia artificial: secuencia de Tol2-R
  - SEC ID nº 7 Descripción de secuencia artificial: secuencia de nucleótidos de gen de resistencia a la cicloheximida
- 55 SEC ID nº 8 Descripción de secuencia artificial: secuencia de aminoácidos de proteína codificante de gen de resistencia a la cicloheximida

- SEC ID nº 9 Descripción de secuencia artificial: secuencia de nucleótidos codificante de cadena H del anticuerpo M2Z3
- SEC ID nº 10 Descripción de secuencia artificial: secuencia de aminoácidos de la cadena H del anticuerpo M2Z3
  - SEC ID nº 11 Descripción de secuencia artificial: secuencia de nucleótidos codificante de cadena L del anticuerpo M2Z3
- 10 SEC ID nº 12 Descripción de secuencia artificial: secuencia de aminoácidos de cadena L del anticuerpo M2Z3
  - SEC ID nº 13 Descripción de secuencia artificial: secuencia de nucleótidos de Tol1 no autónomo
  - SEC ID nº 14 Descripción de secuencia artificial: secuencia Tol1-L

35

50

- SEC ID nº 15 Descripción de secuencia artificial: secuencia Tol1-R
- 15 SEC ID nº 18 Descripción de secuencia artificial: secuencia de nucleótidos codificante de la región variable de cadena pesada del anticuerpo anti-CD98
  - SEC ID nº 19 Descripción de secuencia artificial: secuencia de aminoácidos de región variable de cadena pesada del anticuerpo anti-CD98
- 20 SEC ID nº 20 Descripción de secuencia artificial: secuencia de aminoácidos de región variable de cadena pesada de anticuerpo anti-CD98
- SEC ID nº 21 Descripción de secuencia artificial: secuencia de nucleótidos codificante de región variable de cadena ligera de anticuerpo anti-CD98
  - SEC ID nº 22 Descripción de secuencia artificial: secuencia de aminoácidos de región variable de cadena ligera de anticuerpo anti-CD98
- 30 SEC ID nº 23 Descripción de secuencia artificial: secuencia de aminoácidos de región variable de cadena ligera de anticuerpo anti-CD98
  - SEC ID  $n^{\circ}$  24 Descripción de secuencia artificial: secuencia de nucleótidos codificante de región variable de cadena pesada de anticuerpo anti-TNF $\alpha$  humano
  - SEC ID nº 25 Descripción de secuencia artificial: secuencia de aminoácidos de región variable de cadena pesada de anticuerpo anti-TNFα humano
- SEC ID nº 26 Descripción de secuencia artificial: secuencia de aminoácidos de región variable de cadena 40 pesada de anticuerpo anti-TNFα humano
  - SEC ID nº 27 Descripción de secuencia artificial: secuencia de nucleótidos codificante de región variable de cadena ligera de anticuerpo anti-TNF $\alpha$
- 45 SEC ID nº 28 Descripción de secuencia artificial: secuencia de aminoácidos de región variable de cadena ligera de anticuerpo anti-TNFα humano
  - SEC ID nº 29 Descripción de secuencia artificial: secuencia de aminoácidos de región variable de cadena ligera de anticuerpo anti-TNFα humano
  - SEC ID nº 30 Descripción de secuencia artificial: secuencia de nucleótidos codificante de región variable de cadena pesada de anticuerpo anti-CD20 humano
- SEC ID nº 31 Descripción de secuencia artificial: secuencia de aminoácidos de región variable de cadena pesada de anticuerpo anti-CD20 humano
  - SEC ID nº 32 Descripción de secuencia artificial: secuencia de aminoácidos de región variable de cadena pesada de anticuerpo anti-CD20 humano
- 60 SEC ID nº 33 Descripción de secuencia artificial: secuencia de nucleótidos codificante de región variable de cadena ligera del anticuerpo anti-CD20 humano
  - SEC ID nº 34 Descripción de secuencia artificial: secuencia de aminoácidos de región variable de cadena ligera de anticuerpo anti-CD20 humano
  - SEC ID nº 35 Descripción de secuencia artificial: secuencia de aminoácidos de región variable de cadena ligera

	de anticuerpo anti-CD20 humano
5	SEC ID nº 36 - Descripción de secuencia artificial: secuencia de nucleótidos de gen de resistencia a neomicina de tipo salvaje
5	SEC ID nº 37 - Descripción de secuencia artificial: secuencia de nucleótidos de Gen de resistencia a neomicina de tipo modificado
10	SEC ID nº 38 - Descripción de secuencia artificial: secuencia de nucleótidos de gen de resistencia a neomicina de tipo modificado
	SEC ID nº 39 - Descripción de secuencia artificial: secuencia de nucleótidos de gen de resistencia a neomicina de tipo modificado
15	SEC ID nº 41 - Descripción de secuencia artificial: secuencia de nucleótidos de gen de resistencia a puromicina de tipo modificado
20	SEC ID nº 42 - Descripción de secuencia artificial: secuencia de nucleótidos de gen de resistencia a puromicina de tipo salvaje
20	SEC ID nº 43 - Descripción de secuencia artificial: secuencia de nucleótidos de gen de resistencia a puromicina de tipo modificado
25	SEC ID nº 44 - Descripción de secuencia artificial: secuencia de nucleótidos de gen de resistencia a puromicina de tipo modificado
	SEC ID nº 45 - Descripción de secuencia artificial: secuencia de nucleótidos de gen de resistencia a zeocina de tipo modificado
30	SEC ID nº 46 - Descripción de secuencia artificial: secuencia de nucleótidos de gen de resistencia a zeocina de tipo modificado
35	SEC ID nº 47 - Descripción de secuencia artificial: secuencia de nucleótidos de gen de resistencia a higromicina de tipo modificado
33	SEC ID nº 48 - Descripción de secuencia artificial: secuencia de nucleótidos de gen de resistencia a higromicina de tipo modificado
40	Listado de secuencias
40	<110> Inter-University Research Institute Corporation Research Organization of Information and Systems Kyowa Hakko Kirin Co., Ltd.
45	<120> Procedimiento de producción de una proteína
45	<130> W503694
	<150> JP2010-279849
50	<151> 2010-12-15
	<160> 48
	<170> Patentln versión 3.3
55	<210> 1 <211> 2788 <212> ADN <213> Artificial
60	<220> <223> Descripción de secuencia artificial: transposón no autólogo
	<100-1

cagaggi	tgta	aagtacttga	gtaattttac	ttgattactg	tacttaagta	ttatttttgg	60
ggattti	ttac	tttacttgag	tacaattaaa	aatcaatact	tttactttta	cttaattaca	120
tttttt	taga	aaaaaagta	ctttttactc	cttacaattt	tatttacagt	caaaaagtac	180
ttattt	tttg	gagatcactt	cattctattt	tcccttgcta	ttaccaaacc	aattgaattg	240
cgctga	tgcc	cagtttaatt	taaatgttat	ttattctgcc	tatgaaaatc	gttttcacat	300
tatatg	aaat	tggtcagaca	tgttcattgg	tcctttggaa	gtgacgtcat	gtcacatcta	360
ttacca	caat	gcacagcacc	ttgacctgga	aattagggaa	attataacag	tcaatcagtg	420
gaagaa	aatg	gaggaagtat	gtgattcatc	agcagctgcg	agcagcacag	tccaaaatca	480
gccaca	ggat	caagagcacc	cgtggccgta	tcttcgcgaa	ttcttttctt	taagtggtgt	540
aaataa	agat	tcattcaaga	tgaaatgtgt	cctctgtctc	ccgcttaata	aagaaatatc	600
ggcctt	caaa	agttcgccat	caaacctaag	gaagcatatt	gaggtaagta	cattaagtat	660
tttgtt	ttac	tgatagtttt	tttttttt	tttttttt	tttttgggtg	tgcatgtttt	720
gacgtt	gatg	gcgcgccttt	tatatgtgta	gtaggcctat	tttcactaat	gcatgcgatt	780
gacaat	ataa	ggctcacgta	ataaaatgct	aaaatgcatt	tgtaattggt	aacgttaggt	840
ccacgg	gaaa	tttggcgcct	attgcagctt	tgaataatca	ttatcattcc	gtgctctcat	900
tgtgtt	tgaa	ttcatgcaaa	acacaagaaa	accaagcgag	aaatttttt	ccaaacatgt	960
tgtatt	gtca	aaacggtaac	actttacaat	gaggttgatt	agttcatgta	ttaactaaca	1020
++222+:	aacc	atgaggaata	catttottac	tatatatatt	aatctttgtt	aacottaott	1080

```
aatagaaata cagatgttca ttgtttgttc atgttagttc acagtgcatt aactaatgtt
                                                                    1140
aacaagatat aaagtattag taaatgttga aattaacatg tatacgtgca gttcattatt
                                                                    1200
agttcatgtt aactaatgta gttaactaac gaaccttatt gtaaaagtgt taccatcaaa
                                                                    1260
actaatgtaa tgaaatcaat tcaccctgtc atgtcagcct tacagtcctg tgtttttgtc
                                                                    1320
aatataatca gaaataaaat taatgtttga ttgtcactaa atgctactgt atttctaaaa
                                                                    1380
tcaacaagta tttaacatta taaagtgtgc aattggctgc aaatgtcagt tttattaaag
                                                                    1440
ggttagttca cccaaaaatg aaaataatgt cattaatgac tegeceteat gtegttecaa
                                                                    1500
gcccgtaaga cctccgttca tcttcagaac acagtttaag atattttaga tttagtccga
                                                                    1560
gagetttctg tgeetceatt gagaatgtat gtaeggtata etgteeatgt eeagaaaggt
                                                                    1620
aataaaaaca tcaaagtagt ccatgtgaca tcagtgggtt agttagaatt ttttgaagca
                                                                    1680
                                                                    1740
tegaatacat tttggteeaa aaataacaaa acetaegact ttatteggea ttgtattete
                                                                    1800
ttccgggtct gttgtcaatc cgcgttcacg acttcgcagt gacgctacaa tgctgaataa
agtcgtaggt tttgttattt ttggaccaaa atgtattttc gatgcttcaa ataattctac
                                                                    1860
                                                                    1920
ctaacccact gatgtcacat ggactacttt gatgttttta ttacctttct ggacatggac
agtataccgt acatacattt tcagtggagg gacagaaagc tctcggacta aatctaaaat
                                                                    1980
                                                                    2040
atcttaaact gtgttccgaa gatgaacgga ggtgttacgg gcttggaacg acatgagggt
gagtcattaa tgacatcttt tcatttttgg gtgaactaac cctttaatgc tgtaatcaga
                                                                    2100
gagtgtatgt gtaattgtta catttattgc atacaatata aatatttatt tgttgttttt
                                                                    2160
acagagaatg cacccaaatt acctcaaaaa ctactctaaa ttgacagcac agaagagaaa
                                                                    2220
                                                                    2280
gatcgggaca gatctcatat gctcgagggc ccatctggcc tgtgtttcag acaccaggga
                                                                    2340
gtetetgete aegttteetg etatttgeag cetetetate aagaetaata cacetettee
cgcatcggct gcctgtgaga ggcttttcag cactgcagga ttgcttttca gccccaaaag
                                                                    2400
                                                                    2460
agctaggett gacactaaca attttgagaa teagetteta etgaagttaa atetgaggtt
ttacaacttt gagtagcgtg tactggcatt agattgtctg tcttatagtt tgataattaa
                                                                    2520
                                                                    2580
atacaaacag ttctaaagca ggataaaacc ttgtatgcat ttcatttaat gttttttgag
attaaaaget taaacaagaa tetetagttt tetttettge ttttaetttt aetteettaa
                                                                    2640
tactcaagta caattttaat ggagtacttt tttactttta ctcaagtaag attctagcca
                                                                    2700
gatactttta cttttaattg agtaaaattt tccctaagta cttgtacttt cacttgagta
                                                                    2760
aaatttttga gtacttttta cacctctg
                                                                    2788
```

<210> 2

<211> 200

<212> ADN

<213> Artificial

<220>

<223> Descripción de secuencia artificial: secuencia de transposón Tol2-L

10 <400> 2

	cagaggigia aagtaciiga giaattitac tigattacig tacttaagta tiattitigg	60
	ggatttttac tttacttgag tacaattaaa aatcaatact tttactttta cttaattaca	120
	tttttttaga aaaaaaagta ctttttactc cttacaattt tatttacagt caaaaagtac	180
	ttattttttg gagatcactt	200
5	<210> 3 <211> 504 <212> ADN <213> Artificial	
10	<220> <223> Descripción de secuencia artificial: secuencia de transposón Tol2-R	
10	<400>3 ctgctcacgt ttcctgctat ttgcagcctc tctatcaaga ctaatacacc tcttcccgca	60
	toggotgoot gtgagaggot tttcagcact gcaggattgc ttttcagccc caaaagagct	120
	aggettgaca etaacaattt tgagaateag ettetaetga agttaaatet gaggttttae	180
	aactttgagt agcgtgtact ggcattagat tgtctgtctt atagtttgat aattaaatac	240
	aaacagttct aaagcaggat aaaaccttgt atgcatttca tttaatgttt tttgagatta	300
	aaagcttaaa caagaatctc tagttttctt tcttgctttt acttttactt ccttaatact	360
	caagtacaat tttaatggag tactttttta cttttactca agtaagattc tagccagata	420
	cttttacttt taattgagta aaattttccc taagtacttg tactttcact tgagtaaaat	480
	ttttgagtac tttttacacc tctg	504
15	<210> 4 <211> 2156 <212> ADN <213> Oryzias latipes	
20	<220> <221> CDS <222> (85)(2034)	
	<400> 4 acgtcatgtc acatctatta ccacaatgca cagcaccttg acctggaaat tagggaaatt	60
	ataacagtca atcagtggaa gaaa atg gag gaa gta tgt gat tca tca gca Met Glu Glu Val Cys Asp Ser Ser Ala 1 5	111
25	gct gcg agc agc aca gtc caa aat cag cca cag gat caa gag cac ccg Ala Ala Ser Ser Thr Val Gln Asn Gln Pro Gln Asp Gln Glu His Pro 10 15 20 25	159

	ccg Pro			_	-					_		_			_	207
	ttc Phe															255
_	gcc Ala			_	_						_				_	303
-	cac His 75										_		-	_	-	351
_	aag Lys							_		_	_	_		_		399
_	gac Asp		-			-						-				447
	gct Ala													-		495
_	gat Asp	_						_		_		_	_			543
	tct Ser 155	_							-		_		_	-	-	591
-	ctg Leu		_		_				_	-	_	-	_	-	-	639
	att Ile	_			_	-	_			_	_	_	_			687
	ggt Gly	_		_							-		-	_		735
	gct Ala															783
	ctg Leu 235															831
	aag Lys															879
	ttc Phe															927

	270	275	28	0
aga agg tgt gaa Arg Arg Cys Glu 285				
agt gat ggt gtg Ser Asp Gly Val 300	Glu Phe Gln As	•		-
gat ggc ttc gaa Asp Gly Phe Glu 315	-			
tta ctt aac cta Leu Leu Asn Leu 330			_	
gaa cac tac aag Glu His Tyr Lys		_		n Ala
tta tgg aat aaa Leu Trp Asn Lys 365				_
tca gaa agc cgg Ser Glu Ser Arg 380	Leu Gln Leu Le			-
tca act ttt atg Ser Thr Phe Met 395		-		-
gga gaa ggc gca Gly Glu Gly Ala 410		_		_
ttt aat cca gca Phe Asn Pro Ala				r Met
cgt cca gtt gca Arg Pro Val Ala 445				
cag ctg ggg tgg Gln Leu Gly Trp 460		er Val His Gln		
cag cga ctc cac Gln Arg Leu His 475				_
cta caa caa gga Leu Gln Gln Gly 490				
gag atc ata gca Glu Ile Ile Ala				r Trp
aca aat gat gaa	acc atc ata as	aa cga ggc atg	gac tac atc ag	a gtg 1695

Thr	Asn	Asp	Glu 525	Thr	Ile	Ile	Lys	<b>A</b> rg 530	Gly	Met	Asp	Tyr	Ile 535	Arg	Val	
	_			_	gac Asp		_	_	_	_	_		_			1743
_	_	_	_		ttc Phe	_		_		_				_	_	1791
_			_	_	gga Gly 575		_	_	_	_		_				1839
	_		_		cct Pro	_		_	_				_			1887
					tcg Ser											1935
	_			_	ccc Pro		_	_			_					1983
	Asn				ctg Leu	_			_							2031
	635					040										
		gtact	agg d	catta	agatt		ctgto	cttat	agt	ttga		ttaa	atac	caa		2084
tag	cgtç	-			_	g to	_		_	_	ataa				attaaa	208 <b>4</b> 21 <b>44</b>
tag	cgtç gttct	-	agcaç		_	g to	_		_	_	ataa				attaaa	
tag	cgto gttct ctaaa > 5 > 649 > PR	caa a aca a ) T	agcac	ggata	_	g to	_		_	_	ataa				attaaa	2144
tag acag aget <210 <211 <212 <213	cgtc gttct :taaa > 5 > 649 > PR' > Ory	zaa a aca a ) T vzias l	agcaç ag	ggata S	_	eg to	cgtat	z gaa	attto	catt	ataa taat	cgttt	tt t	cgaga		2144
tag acac agct <210 <211 <212 <213 <400 Met 1	cgtq gttct staas > 5 > 649 > PR > Ory > 5 Glu	caa a aca a ) T vzias   Glu	agcaç ag atipe	ggata S Cys 5	aa aa	ser	Ser	z gca	Ala	Ala	taat taat	gttt	tt t	.gaga Val 15	Gln	2144
tag acaç agct <210 <211 <212 <213 <400 Met 1	cgt; ttaas > 5 > 649 > PR > Ory > 5 Glu	zaa a aca a ) T (zias l Glu	agcaq aggaq atipe Val Gln 20	ggata S Cys 5 Asp	aa aa	Ser	Ser His	Ala Pro 25	Ala 10	Ala	taat Ser	Ser Leu	Thr	Val 15	Gln Phe	2144
tag acac agct <210 <211 <212 <213 <400 Met 1	cgtcgtttaaaa > 5 > 649 > PR > Ory > 5 Glu	zaa a a a a a a a a a a a a a a a a a a	agcaç ag atipe Val Gln 20	S Cys 5 Asp	Asp	Ser Glu	Ser His Lys 40	Ala Pro 25	Ala 10 Trp	Ala	taat Ser Tyr	Ser Leu Met 45	Thr Arg 30	Val 15 Glu Cys	Gln Phe Val	2144

Asn	Tyr	Ser	Lys	Leu 85	Thr	Ala	Gln	Lys	Arg 90	Lys	Ile	Gly	Thr	Ser 95	Thr
His	Ala	Ser	Ser 100	Ser	Lys	Gln	Leu	Lys 105	Val	Asp	Ser	Val	Phe 110	Pro	Val
Lys	His	Val 115	Ser	Pro	Val	Thr	Val 120	Asn	Lys	Ala	Ile	Leu 125	Arg	Tyr	Ile
Ile	Gln 130	Gly	Leu	His	Pro	Phe 135	Ser	Thr	Val	Asp	Leu 140	Pro	Ser	Phe	Lys
Glu 145	Leu	Ile	Ser	Thr	Leu 150	Gln	Pro	Gly	Ile	Ser 155	Val	Ile	Thr	Arg	Pro 160
		-	Ser	165					170				-	175	-
Val	Thr	Ala	Ala 180	Met	Ser	Glu	Val	Glu 185	Trp	Ile	Ala	Thr	Thr 190	Thr	Asp
-	-	195	Ala	-	-	-	200			-		205			-
	210		Gly			215					220			-	-
225			Gly		230					235					240
_			Ser	245	_			_	250					<b>2</b> 55	
	-		260					265			-		270	-	
		275	Glu				280		_	_		285			
	290		Arg	_		295		_		_	300				
305			Gln		310					315					320
	yo	1112	GIH	πλ≎	-ys	v.c	-ys	1113	π¢η	Ti-Cr	UO11	п <del>с</del> ц	AGT	÷.	υŒΤ

				325					330					335	
Val	Asp	Ala	Gln 340	Lys	Ala	Leu	Ser	<b>A</b> sn 345	Glu	His	Tyr	Lys	<b>Lys</b> 350	Leu	Tyr
Arg	Ser	<b>Va</b> l 355	Phe	Gly	Lys	Cys	Gln 360	Ala	Leu	Trp	Asn	<b>Lys</b> 365	Ser	Ser	Arg
Ser	<b>Ala</b> 370	Leu	Ala	Ala	Glu	<b>Ala</b> 375	Val	Glu	Ser	Glu	Ser 380	Arg	Leu	Gln	Leu
Leu 385	Arg	Pro	Asn	Gln	Thr 390	Arg	Trp	<b>As</b> n	Ser	Thr 395	Phe	Met	Ala	Val	Asp 400
Arg	Ile	Leu	Gln	Ile 405	Cys	Lys	Glu	Ala	Gly 410	Glu	Gly	Ala	Leu	Arg 415	Asn
Ile	Суз	Thr	Ser 420	Leu	Glu	Val	Pro	Met 425	Phe	Asn	Pro	Ala	Glu 430	Met	Leu
Phe	Leu	Thr 435	Glu	Trp	Ala	Asn	Thr 440	Met	Arg	Pro	Val	Ala 445	Lys	Val	Leu
Asp	Ile 450	Leu	Gln	Ala	Glu	Thr 455	Asn	Thr	Gln	Leu	Gly 460	Trp	Leu	Leu	Pro
Ser 465	Val	His	Gln	Leu	Ser 470	Leu	Lys	Leu	Gln	Arg 475	Leu	His	His	Ser	Leu 480
Arg	Tyr	Cys	Asp	Pro 485	Leu	Val	Asp	Ala	Leu 490	Gln	Gln	Gly	Ile	Gln 495	Thr
Arg	Phe	Lys	His 500	Met	Phe	Glu	Asp	Pro 505	Glu	Ile	Ile	Ala	Ala 510	Ala	Ile
Leu	Leu	Pro 515	Lys	Phe	Arg	Thr	Ser 520	Trp	Thr	Asn	Asp	Glu 525	Thr	Ile	Ile
Lys	Arg 530	Gly	Met	Asp	Tyr	Ile 535	Arg	Val	His	Leu	<b>Gl</b> u 540	Pro	Leu	Asp	His
Lys 5 <b>4</b> 5	Lys	Glu	Leu	Ala	<b>As</b> n 550	Ser	Ser	Ser	Asp	<b>Asp</b> 555	Glu	Asp	Phe	Phe	Ala 560
Ser	Leu	ГĀЗ	Pro	Thr 565	Thr	His	Glu	Ala	<b>Ser</b> 570	Lys	Glu	Leu	Asp	Gly 575	Tyr

Leu Ala Cys Val Ser Asp Thr Arg Glu Ser Leu Leu Thr Phe Pro Ala 580 585 590

Ile Cys Ser Leu Ser Ile Lys Thr Asn Thr Pro Leu Pro Ala Ser Ala 595 600 605

Ala Cys Glu Arg Leu Phe Ser Thr Ala Gly Leu Leu Phe Ser Pro Lys 610 615 620

Arg Ala Arg Leu Asp Thr Asn Asn Phe Glu Asn Gln Leu Leu Leu Lys 625 630 635 640

Leu Asn Leu Arg Phe Tyr Asn Phe Glu 645

<210>6

5

<211> 4682

<212> ADN

<213> Oryzias latipes

<400> 6

cagaggtgta aagtacttga gtaattttac ttgattactg tacttaagta ttatttttgg 60 ggatttttac tttacttgag tacaattaaa aatcaatact tttactttta cttaattaca 120 tttttttaga aaaaaaagta ctttttactc cttacaattt tatttacagt caaaaagtac 180 240 cgctgatgcc cagtttaatt taaatgttat ttattctgcc tatgaaaatc gttttcacat 300 tatatgaaat tggtcagaca tgttcattgg tcctttggaa gtgacgtcat gtcacatcta 360 420 ttaccacaat gcacagcacc ttgacctgga aattagggaa attataacag tcaatcagtg 480 gaagaaaatg gaggaagtat gtgattcatc agcagctgcg agcagcacag tccaaaatca gccacaggat caagagcacc cgtggccgta tcttcgcgaa ttctttctt taagtggtgt 540 aaataaagat toattoaaga tgaaatgtgt oototgtoto oogottaata aagaaatato 600 ggccttcaaa agttcgccat caaacctaag gaagcatatt gaggtaagta cattaagtat 660 720 gacgttgatg gegegeettt tatatgtgta gtaggeetat tttcactaat geatgegatt 780 gacaatataa ggctcacgta ataaaatgct aaaatgcatt tgtaattggt aacgttaggt 840 900 ccacgggaaa tttggcgcct attgcagctt tgaataatca ttatcattcc gtgctctcat tgtgtttgaa ttcatgcaaa acacaagaaa accaagcgag aaattttttt ccaaacatgt 960 tgtattgtca aaacggtaac actttacaat gaggttgatt agttcatgta ttaactaaca 1020 ttaaataacc atgagcaata catttgttac tgtatctgtt aatctttgtt aacgttagtt 1080 aatagaaata cagatgttca ttgtttgttc atgttagttc acagtgcatt aactaatgtt 1140

aacaagatat	aaagtattag	taaatgttga	aattaacatg	tatacgtgca	gttcattatt	1200
agttcatgtt	aactaatgta	gttaactaac	gaaccttatt	gtaaaagtgt	taccatcaaa	1260
actaatgtaa	tgaaatcaat	tcaccctgtc	atgtcagcct	tacagtcctg	tgtttttgtc	1320
aatataatca	gaaataaaat	taatgtttga	ttgtcactaa	atgctactgt	atttctaaaa	1380
tcaacaagta	tttaacatta	taaagtgtgc	aattggctgc	aaatgtcagt	tttattaaag	1440
ggttagttca	cccaaaaatg	aaaataatgt	cattaatgac	tcgccctcat	gtcgttccaa	1500
gcccgtaaga	cctccgttca	tcttcagaac	acagtttaag	atattttaga	tttagtccga	1560
gagetttetg	tgcctccatt	gagaatgtat	gtacggtata	ctgtccatgt	ccagaaaggt	1620
aataaaaaca	tcaaagtagt	ccatgtgaca	tcagtgggtt	agttagaatt	ttttgaagca	1680
tcgaatacat	tttggtccaa	aaataacaaa	acctacgact	ttattcggca	ttgtattctc	1740
ttccgggtct	gttgtcaatc	cgcgttcacg	acttcgcagt	gacgctacaa	tgctgaataa	1800
agtcgtaggt	tttgttattt	ttggaccaaa	atgtattttc	gatgcttcaa	ataattctac	1860
ctaacccact	gatgtcacat	ggactacttt	gatgttttta	ttacctttct	ggacatggac	1920
agtataccgt	acatacattt	tcagtggagg	gacagaaagc	tctcggacta	aatctaaaat	1980
atcttaaact	gtgttccgaa	gatgaacgga	ggtgttacgg	gcttggaacg	acatgagggt	2040
gagtcattaa	tgacatcttt	tcatttttgg	gtgaactaac	cctttaatgc	tgtaatcaga	2100
gagtgtatgt	gtaattgtta	catttattgc	atacaatata	aatatttatt	tgttgtttt	2160
acagagaatg	cacccaaatt	acctcaaaaa	ctactctaaa	ttgacagcac	agaagagaaa	2220
gategggaee	tccacccatg	cttccagcag	taagcaactg	aaagttgact	cagttttccc	2280
agtcaaacat	gtgtctccag	tcactgtgaa	caaagctata	ttaaggtaca	tcattcaagg	2340
acttcatcct	ttcagcactg	ttgatctgcc	atcatttaaa	gagctgatta	gtacactgca	2400
gcctggcatt	tctgtcatta	caaggcctac	tttacgctcc	aagatagctg	aagctgctct	2460
gatcatgaaa	cagaaagtga	ctgctgccat	gagtgaagtt	gaatggattg	caaccacaac	2520
ggattgttgg	actgcacgta	gaaagtcatt	cattggtgta	actgctcact	ggatcaaccc	2580
tggaagtctt	gaaagacatt	ccgctgcact	tgcctgcaaa	agattaatgg	geteteatae	2640
ttttgaggta	ctggccagtg	ccatgaatga	tatccactca	gagtatgaaa	tacgtgacaa	2700
ggttgtttgc	acaaccacag	acagtggttc	caactttatg	aaggctttca	gagtttttgg	2760
tgtggaaaac	aatgatatcg	agactgaggc	aagaaggtgt	gaaagtgatg	acactgattc	2820
tgaaggetgt	ggtgagggaa	gtgatggtgt	ggaattccaa	gatgcctcac	gagtcctgga	2880
ccaagacgat	ggcttcgaat	tccagctacc	aaaacatcaa	aagtgtgcct	gtcacttact	2940
taacctagtc	tcaagcgttg	atgcccaaaa	agctctctca	aatgaacact	acaagaaact	3000

```
ctacagatet gtetttggca aatgecaage tttatggaat aaaageagee gateggetet
                                                                      3060
agcagetgaa getgttgaat cagaaageeg getteagett ttaaggeeaa accaaaegeg
                                                                      3120
gtggaattca acttttatgg ctgttgacag aattcttcaa atttgcaaag aagcaggaga
                                                                      3180
aggegeactt eggaatatat geacetetet tgaggtteea atgtaagtgt tttteecete
                                                                      3240
tategatgta aacaaatgtg ggttgttttt gtttaatact ctttgattat gctgatttct
                                                                      3300
cctgtaggtt taatccagca gaaatgctgt tcttgacaga gtgggccaac acaatgcgtc
                                                                      3360
                                                                      3420
cagttgcaaa agtactcgac atcttgcaag cggaaacgaa tacacagctg gggtggctgc
                                                                      3480
tgcctagtgt ccatcagtta agcttgaaac ttcagcgact ccaccattct ctcaggtact
gtgacccact tgtggatgcc ctacaacaag gaatccaaac acgattcaag catatgtttg
                                                                      3540
aagateetga gateatagea getgeeatee tteteeetaa attteggaee tettggaeaa
                                                                      3600
                                                                      3660
atgatgaaac catcataaaa cgaggtaaat gaatgcaagc aacatacact tgacgaattc
                                                                      3720
taatctgggc aacctttgag ccataccaaa attattcttt tatttattta tttttgcact
ttttaggaat gttatatccc atctttggct gtgatctcaa tatgaatatt gatgtaaagt
                                                                      3780
                                                                      3840
attettgeag caggttgtag ttatecetea gtgtttettg aaaccaaact catatgtate
atatgtggtt tggaaatgca gttagatttt atgctaaaat aagggatttg catgatttta
                                                                      3900
                                                                      3960
gatgtagatg actgcacgta aatgtagtta atgacaaaat ccataaaatt tgttcccagt
cagaagcccc tcaaccaaac ttttctttgt gtctgctcac tgtgcttgta ggcatggact
                                                                      4020
acatcagagt gcatctggag cctttggacc acaagaagga attggccaac agttcatctg
                                                                      4080
atgatgaaga ttttttcgct tctttgaaac cgacaacaca tgaagccagc aaagagttgg
                                                                      4140
                                                                      4200
atggatatet ggeetgtgtt teagacacea gggagtetet geteaegttt eetgetattt
                                                                      4260
gcagcctctc tatcaagact aatacacctc ttcccgcatc ggctgcctgt gagaggcttt
tcagcactgc aggattgctt ttcagcccca aaagagctag gcttgacact aacaattttg
                                                                      4320
                                                                      4380
agaatcagct tctactgaag ttaaatctga ggttttacaa ctttgagtag cgtgtactgg
cattagattg tctgtcttat agtttgataa ttaaatacaa acagttctaa agcaggataa
                                                                      4440
                                                                      4500
aaccttgtat gcatttcatt taatgttttt tgagattaaa agcttaaaca agaatctcta
gttttctttc ttgcttttac ttttacttcc ttaatactca agtacaattt taatggagta
                                                                      4560
cttttttact tttactcaag taagattcta gccagatact tttactttta attgagtaaa
                                                                      4620
attttcccta agtacttgta ctttcacttg agtaaaattt ttgagtactt tttacacctc
                                                                      4680
                                                                      4682
tq
<210> 7
<211> 321
<212> ADN
<213> Artificial
<220>
<223> Descripción de secuencia artificial: gen de resistencia a cicloheximida
<220>
<221> CDS
```

5

10

<222> (1)..(321)

atg	> 7															
Met 1	-		•			acc Thr	-	-			-	-	-	-		48
						gtg Val										96
_		_	_			agg Arg	_		_		_	_	_			144
						att Ile 55										192
						gaa Glu										240
	_	_	-		_	aga Arg	_	_			-	_			-	288
-	_	-	-			gtg Val		_		taa						321
<210 <211 <212 <213	> 106 > PR	Т														
4000	_															
<220 <223	_	nstruc	cto sir	ntétic	0											
<223 <400	> Coı > 8					Thr	Arg	Arg	Thr 10	Phe	Cys	Lys	Lys	Cys 15	Gly	
<223 <400 Met 1	> Coi > 8 <b>Va</b> l	Asn	Val	Pro 5	Lys	Thr Val			10					15		
<223 <400 Met 1 Lys	> Con > 8 Val His	Asn Gln	Val Pro 20	Pro 5	Lys		Thr	Gln 25	10 Tyr	Lys	Lys	Gly	Lys 30	15 Asp	Ser	
<223 <400 Met 1 Lys Leu	> Coo > 8 Val His	Asn Gln Ala 35	Val Pro 20 Gln	Pro 5 His	Lys Lys Arg	Val	Thr Arg 40	Gln 25 Tyr	10 Tyr Asp	Lys Arg	Lys Lys	Gly Gln 45	Lys 30 Ser	15 Asp Gly	Ser Tyr	
<223 <400 Met 1 Lys Leu Gly	> Coo > 8 Val His Tyr Gly	Asn Gln Ala 35 Gln	Val Pro 20 Gln Thr	Pro 5 His Gly	Lys Lys Arg	Val Arg	Thr Arg 40	Gln 25 Tyr Arg	10 Tyr Asp	Lys Arg Lys	Lys Lys Ala	Gly Gln 45 Lys	Lys 30 Ser	15 Asp Gly	Ser Tyr Lys	
<223 <400 Met 1 Lys Leu Gly Lys 65	> Cool > 8 Val  His  Tyr  Gly 50 Ile	Asn Gln Ala 35 Gln Val	Val Pro 20 Gln Thr	Pro 5 His Gly Lys	Lys Arg Gln Leu 70	Val Arg Ile 55	Thr Arg 40 Phe Cys	Gln 25 Tyr Arg Val	10 Tyr Asp Lys Glu	Lys Arg Lys Pro 75	Lys Lys Ala 60 Asn	Gly Gln 45 Lys Cys	Lys 30 Ser Thr	Asp Gly Thr	Ser Tyr Lys Lys 80	
<223 <400 Met 1 Lys Leu Gly Lys 65 Arg	> Cool > 8 Val  His  Tyr  Gly 50 Ile	Asn Gln Ala 35 Gln Val	Val Pro 20 Gln Thr Leu	Pro 5  His  Gly  Lys  Arg	Lys Arg Gln Leu 70	Val Arg Ile 55 Glu	Thr Arg 40 Phe Cys	Gln 25 Tyr Arg Val	Tyr Asp Lys Glu His	Lys Arg Lys Pro 75	Lys Lys Ala 60 Asn	Gly Gln 45 Lys Cys	Lys 30 Ser Thr	Asp Gly Thr Ser	Ser Tyr Lys Lys 80	

<220 <223		dena	pesa	da de	M2Z	3									
<220	>														
<221 <222			4)												
<400	> 9														
	gac Asp														48
	cac His														96
	ggg Gly	_			_	-		_	_	-					144
	agc Ser 50														192
	tgg Trp														240
_	aag Lys		_		_	_		_			-		_	-	288
	gcc Ala														336
	tac Tyr	_			_	_	_					_			384
_	ggc Gly 130		-	_		_			-	_		_		_	432

					ccc Pro 150										480
					gtc Val										528
_					gcc Ala	_		_	 				_	_	576
-		_			gga Gly				-	_					624
					ggc Gly										672
_		_			aag Lys 230		-	_	-					_	720
-					tgc Cys		_	-	-		-		_		768
	_		-		ctc Leu					_	_			_	816
					gag Glu										864
-	_			_	aag Lys					-					912
					aag Lys 310										960
_		-	_	-	ctc Leu		_	_	_	_		_			1008
					aag Lys										1056
					aaa Lys										1104
					tcc Ser										1152
ctg															

385	390	395	400
	Gln Pro Glu Asn A	ac tac aag acc acg o sn Tyr Lys Thr Thr F 10 4	
		tc tac agc aag ctc a eu Tyr Ser Lys Leu 1 430	
		te tte tea tge tee ç al Phe Ser Cys Ser V 445	
		ag aag age ete tee o In Lys Ser Leu Ser I 460	-
ccg ggt aaa tga Pro Gly Lys 465			1404
<210> 10 <211> 467 <212> PRT <213> Artificial			
<220> <223> Constructo sintétic	00		
<400> 10 Met Asp Trp Thr Trp 1 5	Ser Ile Leu Phe L 1	eu Val Ala Ala Ala I O 1	Thr Gly 15
Ala His Ser Gln Val 20	. Gln Leu Val Gln S 25	er Gly Ala Glu Val I 30	Lys Lys
Pro Gly Ala Ser Val 35	. Lys Val Ser Cys L 40	ys Ala Ser Gly Tyr T 45	Thr Phe
Thr Ser Tyr Gly Ile 50	Ser Trp Val Arg G 55	ln Ala Pro Gly Gln G 60	Gly Leu
Glu Trp Met Gly Trp 65	Ile Ser Ala Tyr A 70	sn Gly Asn Thr Asn T 75	Tyr Ala 80
Gln Lys Leu Gln Gly 85	Arg Val Thr Met T 9	hr Thr Asp Thr Ser T	Phr Ser 95
Thr Ala Tyr Met Glu 100	Leu Arg Ser Leu A 105	rg Ser Asp Asp Thr A	Ala Val
Tyr Tyr Cys Ala Arg			

Gln	Gly 130	Thr	Leu	Val	Thr	Val 135	Ser	Ser	Ala	Ser	Thr 140	Lys	Gly	Pro	Ser
Val 145	Phe	Pro	Leu	Ala	Pro 150	Ser	Ser	Lys	Ser	Thr 155	Ser	Gly	Gly	Thr	Ala 160
Ala	Leu	Gly	Cys	Leu 165	Val	Lys	Asp	Tyr	Phe 170	Pro	Glu	Pro	Val	Thr 175	Val
Ser	Trp	Asn	Ser 180	Gly	Ala	Leu	Thr	Ser 185	Gly	Val	His	Thr	Phe 190	Pro	Ala
Val	Leu	Gln 195	Ser	Ser	Gly	Leu	<b>Tyr</b> 200	Ser	Leu	Ser	Ser	Val 205	Val	Thr	Val
Pro	Ser 210	Ser	Ser	Leu	Gly	Thr 215	Gln	Thr	Tyr	Ile	Cys 220	Asn	Val	Asn	His
Lys 225	Pro	Ser	Asn	Thr	<b>Lys</b> 230	Val	Asp	Lys	Lys	Val 235	Glu	Pro	Lys	Ser	Cys 240
Asp	Lys	Thr	His	Thr 245	Cys	Pro	Pro	Cys	Pro 250	Ala	Pro	Glu	Leu	Leu 255	Gly
Gly	Pro	Ser	Val 260	Phe	Leu	Phe	Pro	Pro 265	Lys	Pro	Lys	Asp	Thr 270	Leu	Met
Ile	Ser	<b>Ar</b> g 275	Thr	Pro	Glu	Val	Thr 280	Cys	Val	Val	Val	<b>Asp</b> 285	Val	Ser	His
Glu	<b>Asp</b> 290	Pro	Glu	Val	Lys	Phe 295	Asn	Trp	Tyr	Val	<b>Asp</b> 300	Gly	Val	Glu	Val
His 305	Asn	Ala	Lys	Thr	Lys 310	Pro	Arg	G1u	Glu	Gln 315	Tyr	Asn	Ser	Thr	Tyr 320
Arg	Val	Val	Ser	Val 325	Leu	Thr	Val	Leu	His 330	Gln	Asp	Trp	Leu	<b>Asn</b> 335	Gly
Lys	Glu	Tyr	Lys 340	Cys	Lys	Val	Ser	Asn 345	Lys	Ala	Leu	Pro	Ala 350	Pro	Ile
Glu	Lys	Thr 355	Ile	Ser	Lys	Ala	<b>Lys</b> 360	Gly	Gln	Pro	Arg	Glu 365	Pro	Gln	Val
Tyr	Thr	Leu	Pro	Pro	Ser	Arg	Asp	Glu	Leu	Thr	Lys	Asn	Gln	Val	Ser

		370					375					380					
	Leu 385	Thr	Cys	Leu	Val	Lys 390	Gly	Phe	Tyr	Pro	Ser 395	Asp	Ile	Ala	Val	Glu 400	
	Trp	Glu	Ser	Asn	Gly 405	Gln	Pro	Glu	Asn	Asn 410	Tyr	Lys	Thr	Thr	Pro 415	Pro	
	Val	Leu	Asp	Ser 420	Asp	Gly	Ser	Phe	Phe 425	Leu	Tyr	Ser	Lys	Leu 430	Thr	Val	
	Asp	Lys	Ser 435	Arg	Trp	Gln	Gln	Gly 440	Asn	Val	Phe	Ser	Cys 445	Ser	Val	Met	
	His	Glu 450	Ala	Leu	His	Asn	His 455	Tyr	Thr	Gln	Lys	Ser 460	Leu	Ser	Leu	Ser	
	Pro 465	Gly	Lys														
5	<210 <211 <212 <213	> 708 > AD	N														
10	<220 <223		dena	ligera	de M	12Z3											
	<220 <221 <222	> CD	_	)													
15	_	> 11 gcc Ala	_											-	-		48
		tgg Trp															96
		GJÀ āāā															144
		agt Ser 50			_				_	_				_	_		192
		ctc Leu															240
		ttc Phe															288

	85	90	95
	Glu Asp Glu Ala A	gat tat tac tgt gca gca Asp Tyr Tyr Cys Ala Ala 105 110	Trp Asp
		ggc gga ggg acc aag cto Gly Gly Thr Lys Leo 125	
		ceg gtc act ctg ttc cca Ser Val Thr Leu Phe Pro 140	
		gcc aca ctg gtg tgt ctc Ala Thr Leu Val Cys Leu 155	<del></del>
Asp Phe Tyr Pro		gtg gee tgg aag gea gat Val Ala Trp Lys Ala Asp 170	
	Gly Val Glu Thr T	acc aca ccc tcc aaa caa Fhr Thr Pro Ser Lys Glr 185 190	n Ser Asn
		etg age etg aeg eet gag Leu Ser Leu Thr Pro Glu 205	
		cag gtc acg cat gaa ggg Gln Val Thr His Glu Gly 220	
	gtg gcc cct aca o Val Ala Pro Thr 0 230		708
<210> 12 <211> 235 <212> PRT <213> Artificial			
<220> <223> Constructo sin	tético		
	Pro Leu Leu Leu 1 5	Thr Leu Leu Thr His Cys	s Ala Gly 15
Ser Trp Ala Gln 20		Gln Pro Pro Ser Ala Ser 25 30	: Gly Thr
Pro Gly Gln Arg	Val Thr Ile Ser (	Cys Ser Gly Ser Asn Ser 45	Asn Ile
Gly Ser Lys Thr	Val Asn Trp Tyr ( 55	Gln Gln Leu Pro Gly Thi 60	Ala Pro

Lys 65	Leu	Leu	Ile	Ser	Ser 70	Asn	Asn	Gln	Arg	Pro 75	Ser	Gly	Val	Pro	Asp 80	
Arg	Phe	Ser	Gly	Ser 85	Lys	Ser	Gly	Thr	Ser 90	Ala	Ser	Leu	Ala	Ile 95	Ser	
Gly	Leu	Gln	Ser 100	Glu	Asp	Glu	Ala	Asp 105	Tyr	Tyr	Cys	Ala	Ala 110	Trp	Asp	
Asp	Ser	Leu 115	Asn	Gly	Val	Val	Phe 120	Gly	Gly	Gly	Thr	Lys 125	Leu	Thr	Val	
Leu	Gly 130	Gln	Pro	Lys	Ala	Ala 135	Pro	Ser	Val	Thr	<b>Le</b> u <b>14</b> 0	Phe	Pro	Pro	Ser	
Ser 145	Glu	Glu	Leu	Gln	<b>Al</b> a 150	Asn	Lys	Ala	Thr	Leu 155	Val	Cys	Leu	Ile	Ser 160	
Asp	Phe	Tyr	Pro	Gly 165	Ala	Val	Thr	Val	Ala 170	Trp	Lys	Ala	Asp	Ser 175	Ser	
Pro	Val	Lys	Ala 180	Gly	Val	Glu	Thr	Thr 185	Thr	Pro	Ser	Lys	Gln 190	Ser	Asn	
Asn	Lys	Tyr 195	Ala	Ala	Ser	Ser	Tyr 200	Leu	Ser	Leu	Thr	Pro 205	Glu	Gln	Trp	
Lys	Ser 210	His	Lys	Ser	Tyr	Ser 215	Cys	Gln	Val	Thr	His 220	Glu	Gly	Ser	Thr	
Val 225	Glu	Lys	Thr	Val	Ala 230	Pro	Thr	Glu	Cys	Ser 235						
<212	> 13 > 185 > AD > arti	N														
<220 <223	> > trar	nspos	ón To	ol1 no	autó	logo										
<400 cagt		ıgt t	ctaç	gcac	a do	rccgt	cege	ı değ	ıgtgg	ract	gggg	cgga	ıaa a	ıctga	agggg	60
ggcg	gcac	ecg c	gegge	etcaç	je ed	tttç	rtaat	ata	ittaa	tat	gcac	cact	at t	ggtt	tactt	120
atgt	caca	igt t	tgta	agtt	t gt	aaca	ıgcct	gaa	ccto	gcc	gcgc	cgcc	gc c	ctcg	ccccg	180
cago	etgeg	get o	etect	gtct	t to	jagaa	ıgtaç	, aca	caaa	ıtgt	gtgt	.gaag	yaa ç	gaga	aggga	24

gggggegegg	ggrgageacg	gagegregee	gegeregege	atgegeaaaa	cetggetgge	300
tcatctttca	ggggaggcga	cggtcgcggg	cttgatgaaa	aaaataaaag	taaaaactgc	360
gactgcgccg	tcatgtagcg	aatcagcgcc	cctggctgta	gctgcacgcg	ctcctgctgg	420
aaatgtgtga	agagggggg	aaaaaaaaaa	gctgcgggga	atcagttcaa	ttgtgggacg	480
cttccaaatt	aagtggctag	gtggggacaa	gggcgggggt	ttgaatctac	ttcataaaac	540
ctttttatat	tataagtcag	tcataaggtg	acattctata	acctacattt	taataaaggt	600
ataaaaaata	tattctgctt	tttttgggtt	aattttgtgt	gaaatgtcca	aataaaaaaa	660
atggcaacac	aaaacaatgc	tgtcactaag	gtgacagttg	gttcagtcga	cggacttgat	720
gccttcttcg	tgacgtgagg	acatttatgc	caaacaaacg	ccaataaaca	tctaaaatat	780
ggaaaagaaa	aggtcaaagc	catctggtgc	ccaatttaga	aagaaaagaa	aagaagaaga	840
ggagaaaaga	gataaagaaa	agggtaagtc	ctcacagctt	gatgcatgtt	ttttctaaat	900
tctaatgcta	cctgccctac	aacaacgttg	ccgatgaaaa	ctttattttg	gtcgatgacc	960
aacactgaat	taggcccaaa	tgttgcaaat	agcgtcattt	tttttttt	ttttagattt	1020
tattcttaaa	aatttgctct	gccttaactt	gtaacattag	ttatgattca	tgtgtctgtc	1080
tgctctgctg	taacacaaag	gttttgttgg	gttttgctgt	tgtatactag	ctcataatgt	1140
taaaaaagct	gtgatggtta	cacagcatge	tggtgctgcc	ataagatgct	aatggggcaa	1200
ataatttgag	attggtcatt	aatttaataa	tcatttgtgg	cagcctaaac	gttttcacaa	1260
tgtttttttg	acatttaact	ggggatttag	gggttaattt	tgagcctgca	tatgaagttt	1320
attttttatt	tgttttacaa	atgtgggatt	atatttttag	ccaatagaat	ttccataaat	1380
ctgtaggtag	ttttaaaaat	gaatatttac	catttactgc	aactctatgg	ggacaaaaca	1440
taatgtaaca	ggtcataact	aaaaatgtgc	caatcaaagg	attgaagacg	gaaaacatga	1500
gttaattttt	cttctctgaa	gtagagatcg	atatagaaca	tgacaattta	aatttccaat	1560
tcataaatgt	ttttaaaata	tttattttat	attatttatt	taacattgag	tttgattcaa	1620
tattttctta	gctaactgta	tttttgccat	gcttatggtc	ttttatttt	tgtgttctga	1680
taacttttat	aatgcttttc	agaattttga	catcttttgt	atccacttct	taatttcaat	1740
gacaataaaa	catttcagtt	gacgaagaca	aacaaagttc	tgttgtgact	atgggggggg	1800
ggggcgcctg	gggatggtct	cgcccgggga	gtaattcagg	gtagaaccgc	cactg	1855
<210> 14 <211> 200 <212> ADN <213> artificia	ıl					
<220> <223> secuen	ncia de transpo	són Tol1-L				
<400> 14 cagtagcggt	tctaggcacg	ggccgtccqa	geggtgaeet	ggggcggaaa	actgaagggg	60
	geggeteage					120
atgtcacagt	ttgtaagttt	gtaacagcct	gaacctggcc	gcgccgccgc	cctcgccccg	180
cagetgeget	ctcctgtctt					200

_	<210> 15 <211> 505 <212> ADN <213> artificial	
5	<220> <223> secuencia de transposón Tol1-R	
	<400> 15 atatttttag ccaatagaat ttccataaat ctgtaggtag ttttaaaaat gaatatttac	60
	catttactgc aactctatgg ggacaaaaca taatgtaaca ggtcataact aaaaatgtgc	120
	caatcaaagg attgaagacg gaaaacatga gttaattttt cttctctgaa gtagagatcg	180
	atatagaaca tgacaattta aatttccaat tcataaatgt ttttaaaata tttattttat	240
	attatttatt taacattgag tttgattcaa tattttctta gctaactgta tttttgccat	300
	gettatggte ttttattttt tgtgttetga taaettttat aatgetttte agaattttga	360
	catcttttgt atccacttct taatttcaat gacaataaaa catttcagtt gacgaagaca	420
	aacaaagttc tgttgtgact atgggggggg ggggcgcctg gggatggtct cgcccgggga	480
10	gtaattcagg gtagaaccgc cactg	505
15	<210> 16 <211> 2745 <212> ADN <213> Oryzias latipes	
20	<220> <221> CDS <222> (30)(2585)	
20	<400> 16 gccaaacaaa cgccaaaaac atctaaaat atg gag aaa aaa agg tca aag cca Met Glu Lys Lys Arg Ser Lys Pro 1 5	53
	tct ggt gcc caa ttt aga aag aaa aga aaa gaa gaa gag gag	101
	gat aaa gaa aag ggg gca ctt cta aga tat ttt gga tcg tct acc act Asp Lys Glu Lys Gly Ala Leu Leu Arg Tyr Phe Gly Ser Ser Thr Thr 25 30 35 40	149
	gct caa gat gag aca tct acc tcc ctg cca gct atc tca tca gcc aca Ala Gln Asp Glu Thr Ser Thr Ser Leu Pro Ala Ile Ser Ser Ala Thr	197

	45	50		55
	_		a cca tct aca tcc u Pro Ser Thr Ser 70	_
			g caa agt ttt gat u Gln Ser Phe Asp 85	
	_	_	c cag ctt gag act r Gln Leu Glu Thr 100	_
	-	-	g act gct gag gac o Thr Ala Glu Asp 115	_
_			a cct ctg act gac r Pro Leu Thr Asp 0	
	u Val Arg Arg		t agc ata cca cct r Ser Ile Pro Pro 150	=
			a agt tgt cat cac g Ser Cys His His 165	
			a ata gca aga act s Ile Ala Arg Thr 180	
_		_	t tgc ttt tgt tgc e Cys Phe Cys Cys 195	_
			t tct ggt aca gca r Ser Gly Thr Ala 0	
	r Thr Tyr Leu	_	c gaa aaa agc cca s Glu Lys Ser Pro 230	=
Leu Asn Cys Me		Lys Glu Lei	g tca ggg agg atc u Ser Gly Arg Ile 245	
			a ctt ctg gaa gag a Leu Leu Glu Glu 260	
		_	c att gct att gtg u Ile Ala Ile Val 275	<del>-</del>
			a cac aca gaa aca y His Thr Glu Thr O	<del>-</del>
aca tca tca aa	t ggg aat ttt	ttg aaa gaq	g gtt gaa ctg atg	gcc agg 965

Thr	Ser	Ser	Asn 300	Gly	Asn	Phe	Leu	Lys 305	Glu	Val	Glu	Leu	Met 310	Ala	Arg	
	-			-		_					gta Val					1013
-	_			_							cag Gln 340		_			1061
-	_	-	-	•					-		gtg Val	-	-			1109
_	_							_	-	_	act Thr	_	_		_	1157
		-	_	_		-			_		gtg Val		-	_		1205
_		_			_			_			ttg Leu	-	-			1253
											aac Asn 420					1301
					-	-	_	_			tca Ser		-			1349
_		_					_		_		gcc Ala				_	1397
_			-	_	_		_		-		gca Ala			_		1445
	_		_	_	_	_	_	_		-	gat <b>As</b> p	_	_	_		1493
		_	_		_						tca Ser 500	-		-		1541
											act Thr					1589
											atc Ile					1637
											gaa Glu					1685

					ata Ile											1733
-		_		_	ttc Phe			_		-	-			-		1781
				_	cat His 590	-	-			_	-				_	1829
		_		_	gtg Val	-		_	_	_		_		_		1877
					aat Asn											1925
					atg Met											1973
	_			_	tgc Cys			_		_			_			2021
					aaa Lys 670											2069
					tca Ser											2117
_	_			_	ttt Phe		_	_					_			2165
					gag Glu											2213
		_			gat Asp	_	_	_	-			-	_	_		2261
					tta Leu 750											2309
			_		gat Asp	_	_			_			_			2357
		_			att Ile	_			_		_			_		2405
_			_		tca Ser				_		_	_		_		2453

	aca Thr 810	_		_		_					-	-	-	_		2501
	cac His															2549
	gca Ala										tag	ttg	gtgti	ttt		2595
ctg	ttat	tgt a	attg	gtgc	tg ca	agtta	atatt	ta:	tttt	agcg	tgto	catt	tgt (	gtgat	aaaag	2655
gtt	tgtg	ctt 1	tataa	atati	t at	ttta	atatt	ati	tati	caa	tatt	gagt	tt q	gatto	caatat	2715
ttt	ctta	gct a	aacto	gtati	ct ti	gee	atgct	5								2745
<21 <21	0> 17 1> 85′ 2> PR 3> Ory	Т	latipe	s												
<400	)> 17															
Met 1	Glu	Lys	Lys	Arg 5	Ser	Lys	Pro	Ser	Gly 10	Ala	Gln	Phe	Arg	Lys 15	Lys	
Arg	Lys	Glu	Glu 20	Glu	Glu	Lys	Arg	Asp 25	Lys	Glu	Lys	Gly	Ala 30	Leu	Leu	
Arg	Tyr	Phe 35	Gly	Ser	Ser	Thr	Thr 40	Ala	Gln	Asp	Glu	Thr 45	Ser	Thr	Ser	
Leu	Pro 50	Ala	Ile	Ser	Ser	Ala 55	Thr	Val	Thr	Val	Ser 60	Pro	Pro	Gln	Asp	
Glu 65	Leu	Pro	Ser	Thr	Ser 70	Ser	Ala	Thr	His	Val 75	Val	Pro	Gln	Leu	Leu 80	
Pro	Glu	Gln	Ser	Phe 85	Asp	Ser	Glu	Ala	Glu 90	Asp	Val	Val	Pro	Ser 95	Thr	
Ser	Thr	Gln	Leu 100	Glu	Thr	Ser	Glu	Met 105	Pro	Gly	Asp	Glu	Thr 110	Pro	Leu	
Thr	Pro	Thr 115	Ala	Glu	Asp	Gln	Pro 120	Leu	Pro	Thr	Asp	Pro 125	Ala	Lys	Trp	
Pro	Ser 130	Pro	Leu	Thr	Asp	Arg 135	Ile	Arg	Met	Glu	Leu 140	Val	Arg	Arg	Gly	

Pro 145	Ser	Ser	Ile	Pro	Pro 150	Asp	Phe	Val	Phe	Pro 155	Arg	Asn	Asp	Ser	Asp 160
Gly	Arg	Ser	Cys	His 165	His	His	Tyr	Phe	Arg 170	Lys	Thr	Leu	Val	Ser 175	Gly
Glu	Lys	Ile	<b>Al</b> a 180	Arg	Thr	Trp	Leu	<b>Met</b> 185	Tyr	Ser	Lys	Val	Lys 190	Asn	Ser
Leu	Phe	Cys 195	Phe	Cys	Cys	Lys	Leu 200	Phe	Ser	Asn	Lys	Asn 205	Ile	Asn	Leu
Thr	Thr 210	Ser	Gly	Thr	Ala	<b>As</b> n 215	Trp	Lys	His	Ala	Ser 220	Thr	Tyr	Leu	Thr
Ala 225	His	Glu	Lys	Ser	Pro 230	Glu	His	Leu	Asn	Cys 235	Met	Lys	Ala	Trp	Lys 240
Glu	Leu	Ser	Gly	Arg 245	Ile	Arg	Ser	Gly	Lys 250	Thr	Ile	Asp	Lys	Gln 255	Glu
Met	Ala	Leu	Leu 260	Glu	Glu	Glu	Arg	Val 265	Arg	Trp	Arg	Ala	<b>Val</b> 270	Leu	Thr
Arg	Leu	Ile 275	Ala	Ile	Val	Gln	Ser 280	Leu	Ala	Val	Arg	<b>As</b> n 285	Leu	Ala	Leu
Arg	Gly 290	His	Thr	G1u	Thr	Leu 295	Phe	Thr	Ser	Ser	Asn 300	Gly	Asn	Phe	Leu
Lys 305	Glu	Val	Glu	Leu	<b>Met</b> 310	Ala	Arg	Phe	Asp	Pro 315	Ile	Met	Lys	Asp	His 320
Leu	Asn	Arg	Val	Leu 325	Arg	Gly	Thr	Ala	Ser 330	His	Asn	Ser	Tyr	Ile 335	Gly
His	His	Val	Gln 340	Asn	Glu	Leu	Ile	Asp 345	Leu	Leu	Ser	Ser	<b>Lys</b> 350	Ile	Leu
Ser	Ala	Ile 355	Val	Asp	Asp	Ile	<b>Lys</b> 360	Lys	Ala	Lys	Tyr	Phe 365	Ser	Ile	Ile
Leu	<b>Asp</b> 370	Cys	Thr	Leu	Asp	Ile 375	Ser	His	Thr	Glu	Gln 380	Leu	Ser	Val	Ile
11e 385	Arg	Val	Val	Ser	Leu 390	Met	Glu	Lys	Pro	Gln 395	Ile	Arg	Glu	His	Phe 400

Met	Gly	Phe	Leu	Glu 405	Ala	Glu	Glu	Ser	Thr 410	Gly	Gln	His	Leu	Ala 415	Ser
Met	Ile	Leu	Asn 420	Arg	Leu	Glu	Glu	Leu 425	Gly	Ile	Ser	Phe	Glu 430	Asp	Cys
Arg	Gly	Gln 435	Ser	Tyr	Asp	Asn	Gly 440	Ala	Asn	Met	Lys	Gly 445	Lys	Asn	Lys
Gly	Val 450	Gln	Ala	Arg	Leu	Leu <b>4</b> 55	Glu	Lys	Asn	Pro	Arg 460	Ala	Leu	Phe	Leu
Pro 465	Cys	Gly	Ala	His	Thr 470	Leu	Asn	Leu	Val	Val 475	Cys	Asp	Ala	Ala	Lys 480
Arg	Ser	Val	Asp	Ala 485	Met	Ser	Tyr	Phe	Gly 490	Val	Leu	Gln	Lys	<b>Leu</b> <b>4</b> 95	Tyr
Thr	Leu	Phe	Ser 500	Ala	Ser	Ala	Gln	Arg 505	Trp	Ala	Ile	Leu	<b>Lys</b> 510	Ser	Gln
Val	Ser	Ile 515	Thr	Leu	Lys	Ser	Trp 520	Thr	Glu	Thr	Arg	<b>Trp</b> 525	Glu	Ser	Lys
Ile	<b>Lys</b> 530	Ser	Ile	Glu	Pro	Met 535	Arg	Tyr	Gln	Gly	<b>Ala</b> 540	Ala	Val	Arg	Glu
Ala 545	Leu	Ile	G1u	Val	<b>A</b> rg 550	Asp	Lys	Thr	Lys	<b>Asp</b> 555	Pro	Val	Ile	Lys	Ala 560
Glu	Ala	Gln	Ser	Leu 565	Ser	Glu	Glu	Val	Gly 570	Ser	Tyr	Arg	Phe	<b>Asn</b> 575	Ile
Cys	Thr	Val	Val 580	Trp	His	Asp	Ile	Leu 585	Ser	Thr	Ile	Lys	His 590	Val	Ser
Lys	Leu	Met 595	Gln	Ser	Pro	Asn	Met 600	His	Val	Asp	Leu	Ala 605	Val	Ser	Leu
Leu	Lys 610	Lys	Thr	Glu	Gln	Ser 615	Leu	Gln	Ser	Tyr	Arg 620	Ala	Asn	Gly	Phe
Val 625	Asn	Ala	Gln	Met	Ala 630	Ala	Lys	Glu	Met	<b>Cys</b> 635	Lys	Glu	Met	Asn	Val 640

Glu Ala Ile Leu Lys Gln Lys Arg Ile Arg Ser Thr Lys Cys Gln Phe 645  $\phantom{0}655$ 

Ser	Tyr	Glu	Ser 660	His	Asp	Glu	Pro	Phe 665	Ser	Asp	Ala	Leu	Lys 670	Lys	Leu
Glu	Val	Glu 675	Phe	Phe	Asn	Val	Val 680	Val	Asp	Glu	Ala	Leu 685	Ser	Ala	Ile
Ala	Glu 690	Arg	Phe	Ser	Thr	Leu 695	Glu	Val	Val	Gln	Asn 700	Arg	Phe	Gly	Val
Leu 705	Thr	Asn	Phe	Pro	Ser 710	Leu	Gly	Asp	Glu	Glu 715	Leu	Thr	Glu	Gln	Cys 720
Glu	Ala	Leu	Gly	Asn 725	Ile	Leu	His	Phe	Glu 730	Lys	Asn	Trp	Asp	Leu 735	Asp
Ser	Arg	Glu	Leu 740	Val	Gln	Glu	Ile	Lys 745	Asn	Leu	Pro	Asn	Leu 750	Pro	Ser
Thr	Thr	Pro 755	Ser	Leu	Leu	Glu	<b>Le</b> u 760	Ile	Ser	Phe	Met	Ser 765	Asp	Lys	Asp
Leu	Ser 770	Glu	Ile	Tyr	Pro	<b>Asn</b> 775	Phe	Trp	Thr	Ala	<b>Le</b> u 780	Arg	Ile	Ala	Leu
Thr 785	Leu	Pro	Val	Thr	Val 790	Ala	Gln	Ala	Glu	Arg 795	Ser	Phe	Ser	Lys	<b>Le</b> u 800
Lys	Leu	Ile	Lys	<b>Ser</b> 805	Tyr	Leu	Arg	Ser	Thr 810	Met	Ser	Gln	Glu	<b>Arg</b> 815	Leu
Thr	Asn	Leu	Ala 820	Val	Val	Ser	Ile	Asn 825	His	Ser	Val	Gly	Glu 830	Gln	Ile
Ser	Tyr	<b>Asp</b> 835	Asp	Val	Ile	Asp	Glu 840	Phe	Ala	Ser	Arg	Lys 845	Ala	Arg	Lys
Val	Arg 850	Phe													
<212	> 18 > 417 > AD > Arti	N													
<220 <223		scripo	ción d	e la s	ecue	ncia a	artifici	al: re	gión \	√H de	el anti	cuerp	oo ant	ti-CD	98
<220 <221 <222	> CD		)												
<400	> 18														

atg aag Met Lys 1														48
gtc ctg Val Leu														96
cct tcg Pro Ser													1	44
agc agt Ser Ser 50							_	_				_	1	.92
ggg ctg Gly Leu 65			_				_		_				2	40
aac ccg Asn Pro			_	-				-	-	-		_	2	88
aac cag Asn Gln													3	36
gtg tat Val Tyr													3	84
tgg ggc Trp Gly 130													4	17
<210> 19 <211> 139 <212> PR7 <213> Artif	Γ													
<220> <223> Con	istructo sii	ntético												
<400> 19 Met Lys 1	His Leu	Trp Phe	Phe	Leu		Leu 10	Val	Ala	Ala	Pro	Arg 15	Trp		
Val Leu	Ser Gln 20	Leu Gln	Leu	Gln	G1u 25	Ser	Gly	Pro	Gly	Leu 30	Val	Lys		
Pro Ser	Glu Thr 35	Leu Ser	Leu	Thr 40	Cys	Thr	Val	Ser	Gly 45	Gly	Ser	Ile		

	Ser	Ser 50	Ser	Ser	Tyr	Tyr	Trp 55	Gly	Trp	Ile	Arg	Gln 60	Pro	Pro	Gly	Lys
	Gly 65	Leu	Glu	Trp	Ile	Gly 70	Ser	Ile	Tyr	Tyr	Ser 75	Gly	Ser	Thr	Tyr	Tyr 80
	Asn	Pro	Ser	Leu	Lys 85	Ser	Arg	Val	Thr	Ile 90	Ser	Val	Asp	Thr	Ser 95	Lys
	Asn	Gln	Phe	Ser 100	Leu	Lys	Leu	Ser	Ser 105	Val	Thr	Ala	Ala	Asp 110	Thr	Ala
	Val	Tyr	Tyr 115	Суз	Ala	Arg	Gln	Gly 120	Thr	Gly	Leu	Ala	Leu 125	Phe	Asp	Tyr
	Trp	Gly 130	Gln	Gly	Thr	Leu	Val 135	Thr	Val	Ser	Ser					
5	<210 <211 <212 <213	> 120 > PR	Т													
10	<220 <223		scripo	ión d	e la s	ecue	ncia a	artifici	al: Re	egión	VH d	el an	ticuer	po ar	nti-CE	98
	<400 Gln 1		Gln	Leu	Gln 5	Glu	Ser	Gly	Pro	Gly 10	Leu	Val	Lys	Pro	Ser 15	Glu
	Thr	Leu	Ser	Leu 20	Thr	Cys	Thr	Val	Ser 25	Gly	Gly	Ser	Ile	Ser 30	Ser	Ser
	Ser	Tyr	Tyr 35	Trp	Gly	Trp	Ile	Arg 40	Gln	Pro	Pro	Gly	Lys 45	Gly	Leu	Glu
	Trp	Ile 50	Gly	Ser	Ile	Tyr	<b>Tyr</b> 55	Ser	Gly	Ser	Thr	<b>Tyr</b> 60	Tyr	Asn	Pro	Ser
	Leu 65	Lys	Ser	Arg	Val	Thr 70	Ile	Ser	Val	Asp	Thr 75	Ser	Lys	Asn	Gln	Phe 80
	Ser	Leu	Lys	Leu	Ser 85	Ser	Val	Thr	Ala	Ala 90	Asp	Thr	Ala	Val	Tyr 95	Tyr
	Cys	Ala	Arg	Gln 100	Gly	Thr	Gly	Leu	Ala 105	Leu	Phe	Asp	Tyr	Trp 110	Gly	Gln
	Gly	Thr	<b>Leu</b> 115	Val	Thr	Val	Ser	Ser 120								
15	<210 <211 <212 <213	> 387 > AD	N													
20	<220 <223		scripo	ción d	e la s	ecue	ncia a	artifici	al: re	gión \	/L de	l anti	cuerp	o ant	i-CD9	)8

	<220 <221 <222	> CD		)											
5	_	gaa			gcg Ala 5	_				_					48
					gaa Glu										96
					gaa Glu										144
	-	-	-	-	ttc Phe		_		-	_			_	-	192
					atc Ile										240
	-			_	ggc Gly 85	_				-					288
	_	_	_		cct Pro	_	_	_			_	_	_		336
		-			cta Leu								-		384
	aaa Lys														387
10	<210: <211: <212: <213:	> 129 > PR	T												
15	<220 <223	_	nstrud	cto sir	ntético	o									

<400> 22

1	Glu	Thr	Pro	Ala 5	Gln	Leu	Leu	Phe	Leu 10	Leu	Leu	Leu	Trp	Leu 15	Pro
Asp	Thr	Thr	Gly 20	Glu	Ile	Val	Leu	Thr 25	Gln	Ser	Pro	Gly	Thr 30	Leu	Ser
Leu	Ser	Pro 35	Gly	Glu	Arg	Ala	Thr 40	Leu	Ser	Cys	Arg	Ala 45	Ser	Gln	Ser
Val	Ser 50	Ser	Ser	Phe	Leu	Ala 55	Trp	Tyr	Gln	Gln	<b>Lys</b> 60	Pro	Gly	Gln	Ala
Pro 65	Arg	Leu	Leu	Ile	Tyr 70	Gly	Ala	Ser	Ser	Arg 75	Ala	Thr	Gly	Ile	Pro 80
Asp	Arg	Phe	Ser	Gly 85	Ser	Gly	Ser	Gly	Thr 90	Asp	Phe	Thr	Leu	Thr 95	Ile
Ser	Arg	Leu	Glu 100	Pro	Glu	Asp	Phe	Ala 105	Val	Tyr	Tyr	Cys	Gln 110	Gln	Tyr
Gly	Ser	Ser 115	Pro	Leu	Phe	Thr	Phe 120	Gly	Pro	Gly	Thr	Lys 125	Val	Asp	Ile
Lys															
.040	× 22														
<212	> 109 > PR > Arti	T													
<211 <212 <213 <220	> 109 > PR > Arti	T ficial	ión d	e la s	ecuei	ncia a	artifici	al: Re	egión	VL d	el ant	icuer	po an	ti-CD	98
<211 <212 <213 <220 <223 <400	> 109 > PR > Arti > > Des	T ficial scripc													
<211 <212 <213 <220 <223 <400 Glu 1	> 109 > PR > Arti > > Des	T ficial scripc	Leu	Thr 5	Gln	Ser	Pro	Gly	Thr 10	Leu	Ser	Leu	Ser	Pro 15	Gly
<211 <212 <213 <220 <223 <400 Glu 1	> 109 > PR > Arti > Des > 23 Ile	T ficial scripc Val	Leu Thr 20	Thr 5 Leu	Gln Ser	Ser Cys	Pro Arg	Gly Ala 25	Thr 10	Leu Gln	Ser Ser	Leu Val	Ser Ser 30	Pro 15 Ser	Gly Ser
<211 <212 <213 <220 <223 <400 Glu 1 Glu	> 109 > PR > Arti > Des > 23 Ile	T ficial scripc Val Ala Ala 35	Leu Thr 20	Thr 5 Leu Tyr	Gln Ser Gln	Ser Cys Gln	Pro Arg Lys 40	Gly Ala 25 Pro	Thr 10 Ser	Leu Gln Gln	Ser Ser Ala	Leu Val Pro 45	Ser Ser 30	Pro 15 Ser Leu	Gly Ser Leu
<211 <212 <213 <220 <223 <400 Glu 1 Glu Phe Ile	> 109 > PR > Arti > Des > 11e  Arg  Leu Tyr	T fficial scripo Val Ala Ala 35 Gly	Leu Thr 20 Trp	Thr 5 Leu Tyr Ser	Gln Ser Gln Ser	Ser Cys Gln Arg 55	Pro Arg Lys 40 Ala	Gly Ala 25 Pro	Thr 10 Ser Gly	Leu Gln Gln Ile	Ser Ser Ala Pro 60	Leu Val Pro 45 Asp	Ser Ser 30 Arg	Pro 15 Ser Leu	Gly Ser Leu Ser
<211 <212 <213 <220 <223 <400 Glu 1 Glu Phe Ile Gly 65	> 109 > PR > Arti > Des > 11e  Arg  Leu Tyr 50	T ficial  Val  Ala  Ala  Script  Ala  Gly	Leu Thr 20 Trp Ala Ser	Thr 5 Leu Tyr Ser	Gln Ser Gln Ser Thr 70	Ser Cys Gln Arg 55	Pro Arg Lys 40 Ala	Gly Ala 25 Pro Thr	Thr 10 Ser Gly Leu	Leu Gln Gln Ile Thr 75	Ser  Ala  Pro 60	Leu Val Pro 45 Asp	Ser Ser 30 Arg Arg	Pro 15 Ser Leu Phe	Gly Ser Leu Ser Glu 80
<211 <212 <213 <220 <400 Glu 1 Glu Phe Ile Gly 65	> 109 > PR > Arti > Des > 23 Ile Arg Leu Tyr 50 Ser	T ficial  Val  Ala  Ala  Sly  Gly  Asp	Leu Thr 20 Trp Ala Ser	Thr 5 Leu Tyr Ser Gly Ala 85	Gln Ser Gln Ser Thr 70	Ser Cys Gln Arg 55 Asp	Pro Arg Lys 40 Ala Phe	Gly Ala 25 Pro Thr Cys	Thr 10 Ser Gly Gly Leu Gln 90	Leu Gln Gln Thr 75 Gln	Ser Ala Pro 60 Ile	Leu Val Pro 45 Asp Ser	Ser Ser 30 Arg Arg	Pro 15 Ser Leu Phe	Gly Ser Leu Ser Glu 80

	<212	> 420 !> AD i> Arti	N														
5	<220 <223	> > De:	scripo	ión d	e la s	ecue	ncia a	artifici	al: re	gión \	√H de	el anti	cuerp	oo ant	i-TNF	= alfa	
10		)> > CD !> (1).		)													
	_	> 24 gag Glu	_		_	_					_	-					48
		cag Gln															96
		ggc Gly			_	_			-		-						144
		gat Asp 50															192
		tgg Trp															240
	-	tct Ser				_					_	-		-	_		288
		ctg Leu															336
		tac Tyr	_			_	_			_						-	384
15		tgg Trp 130															420
20	<212	> 25 > 14( !> PR !> Arti	Т														
	<220 <223	>  > Co	nstrud	cto sii	ntétic	0											
25	<400	> 25															

Met 1	Glu	Leu	Gly	Leu 5	Ser	Trp	Ile	Phe	Leu 10	Leu	Ala	Ile	Leu	Lys 15	Gly
Val	Gln	Cys	Glu 20	Val	Gln	Leu	Val	Glu 25	Ser	Gly	Gly	Gly	Leu 30	Val	Gln
Pro	Gly	Arg 35	Ser	Leu	Arg	Leu	Ser 40	Суѕ	Ala	Ala	Ser	Gly 45	Phe	Thr	Phe
Asp	Asp 50	Tyr	Ala	Met	His	Trp 55	Val	Arg	Gln	Ala	Pro 60	Gly	Lys	Gly	Leu
Glu 65	Trp	Val	Ser	Ala	Ile 70	Thr	Trp	Asn	Ser	Gly 75	His	Ile	Asp	Tyr	Ala 80
Asp	Ser	Val	Glu	Gly 85	Arg	Phe	Thr	Ile	Ser 90	Arg	Asp	Asn	Ala	Lys 95	Asn
Ser	Leu	Tyr	Leu 100	Gln	Met	Asn	Ser	Leu 105	Arg	Ala	Glu	Asp	Thr 110	Ala	Val
Tyr	Tyr	Cys 115	Ala	Lys	Val	Ser	Tyr 120	Leu	Ser	Thr	Ala	Ser 125	Ser	Leu	Asp
Tyr	Trp 130	Gly	Gln	Gly	Thr	Leu 135	Val	Thr	Val	Ser	Ser 140				
<210 <211 <212 <213	> 121 > PR	Т													
<220 <223		scripo	ión d	e la s	ecue	ncia a	artifici	al: re	gión \	/H de	el anti	cuerp	oo ant	i-TNF	= alfa
<400	> 26														

Glu 1	Val	Gln	Leu	Val 5	Glu	Ser	Gly	Gly	Gly 10	Leu	Val	Gln	Pro	Gly 15	Arg	
Ser	Leu	Arg	Leu 20	Ser	Cys	Ala	Ala	Ser 25	Gly	Phe	Thr	Phe	Asp 30	Asp	Tyr	
Ala	Met	His 35	Trp	Val	Arg	Gln	Ala 40	Pro	Gly	Lys	Gly	Leu 45	Glu	Trp	Val	
Ser	<b>Ala</b> 50	Ile	Thr	Trp	Asn	Ser 55	Gly	His	Ile	Asp	Tyr 60	Ala	Asp	Ser	Val	
Glu 65	Gly	Arg	Phe	Thr	Ile 70	Ser	Arg	Asp	Asn	<b>A</b> la 75	Lys	Asn	Ser	Leu	Tyr 80	
Leu	Gln	Met	Asn	Ser 85	Leu	Arg	Ala	Glu	Asp 90	Thr	Ala	Val	Tyr	Tyr 95	Cys	
Ala	Lys	Val	Ser 100	Tyr	Leu	Ser	Thr	Ala 105	Ser	Ser	Leu	Asp	Tyr 110	Trp	Gly	
Gln	Gly	Thr 115	Leu	Val	Thr	Val	Ser 120	Ser								
<210 <211 <212 <213	> 387 > AD	N														
<220 <223		scripo	ión d	e la s	ecue	ncia a	artifici	al: re	gión \	/L de	l anti	cuerp	o ant	i-TNF	alfa	
<220 <221 <222	> CD	_	)													
	> 27 gac Asp	Met		Val		Ala		Leu	$_{ m Leu}$	Gly						48
	cca Pro		_	_	_	_		_	_		_					96
-	tct Ser	_		-		_	-	-				-		-	-	144
_	ggc Gly 50		-				_			-						192

gcc cct aag ctc ctg atc tat gct Ala Pro Lys Leu Leu Ile Tyr Ala 65 70			
cca tct cgg ttc agt ggc agt gga Pro Ser Arg Phe Ser Gly Ser Gly 85			
atc agc agc cta cag cct gaa gat Ile Ser Ser Leu Gln Pro Glu Asp 100			
tat aac cgt gca ccg tat act ttt Tyr Asn Arg Ala Pro Tyr Thr Phe 115 120			
aaa Lys			387
<210> 28 <211> 129 <212> PRT <213> Artificial			
<220> <223> Constructo sintético			
<400> 28 Met Asp Met Arg Val Pro Ala Gln 1 5	Leu Leu Gly 10	Leu Leu Leu	Leu Trp 15
Leu Pro Gly Ala Arg Cys Asp Ile 20	Gln Met Thr 25	Gln Ser Pro 30	Ser Ser
Leu Ser Ala Ser Val Gly Asp Arg 35 40	Val Thr Ile	Thr Cys Arg 45	Ala Ser
Gln Gly Ile Arg Asn Tyr Leu Ala 50 55	Trp Tyr Gln	Gln Lys Pro 60	Gly Lys
Ala Pro Lys Leu Leu Ile Tyr Ala 65 70	Ala Ser Thr 75	Leu Gln Ser	Gly Val 80
Pro Ser Arg Phe Ser Gly Ser Gly 85	Ser Gly Thr 90	Asp Phe Thr	Leu Thr 95
Ile Ser Ser Leu Gln Pro Glu Asp 100	Val Ala Thr 105	Tyr Tyr Cys	Gln Arg
Tyr Asn Arg Ala Pro Tyr Thr Phe 115 120	Gly Gln Gly	Thr Lys Val	Glu Ile
Lys			
<210> 29 <211> 107 <212> PRT <213> Artificial			
<220> <223> Descripción de la secuencia artifici	al: región VL de	l anticuerpo anti	-TNF alfa

	<400 Asp	> 29 Ile	Gln	Met	Thr	Gln	Ser	Pro	Ser	Ser	Leu	Ser	Ala	Ser	Val	Glv		
	1	•			5			- <b></b>		10					15	1		
	Asp	Arg	Val	Thr 20	Ile	Thr	Суз	Arg	Ala 25	Ser	Gln	Gly	Ile	Arg 30	Asn	Tyr		
	Leu	Ala	Trp 35	Tyr	Gln	Gln	Lys	Pro 40	Gly	Lys	Ala	Pro	Lys 45	Leu	Leu	Ile		
	Tyr	Ala 50	Ala	Ser	Thr	Leu	Gln 55	Ser	Gly	Val	Pro	Ser 60	Arg	Phe	Ser	Gly		
	Ser 65	Gly	Ser	Gly	Thr	Asp 70	Phe	Thr	Leu	Thr	Ile 75	Ser	Ser	Leu	Gln	Pro 80		
	Glu	Asp	Val	Ala	Thr 85	Tyr	Tyr	Cys	Gln	Arg 90	Tyr	Asn	Arg	Ala	Pro 95	Tyr		
	Thr	Phe	Gly	Gln 100	Gly	Thr	Lys	Val	Glu 105	Ile	Lys							
5	<212	> 30 > 420 > AD > Arti	N															
10	<220 <223	> > Des	scripo	ión d	e la s	ecue	ncia a	artifici	al: re	gión \	∕H de	el anti	cuerp	oo ant	ti-CD2	20		
15		> > CD > (1).	_	)														
15	_	> 30 ggt Gly		_			_				-	-	-	-	-	-	•	48
	gtc	ctg	tcc	cag	gta	caa	ctg	cag	cag	cct	ggg	gct	gag	ctg	gtg	aag	!	96

Val Leu Ser	Gln Val 20	Gln Leu	Gln Gla 25	n Pro	Gly	Ala	Glu	Leu 30	Val	Lys	
cct ggg gcc Pro Gly Ala 35											144
acc agt tac Thr Ser Tyr 50	_		-	_						-	192
gaa tgg att Glu Trp Ile 65						_					240
cag aag tto Gln Lys Phe				_	-	-				_	288
aca gcc tac Thr Ala Tyr		_	-	Thr			-			-	336
tat tac tgt Tyr Tyr Cys 115	Ala Arg										384
gtc tgg ggc Val Trp Gly 130											420
<210> 31 <211> 140 <212> PRT <213> Artificial											
<220> <223> Constru	cto sintétic	0									
<400>31 Met Gly Trp 1	Ser Leu 5	Ile Leu	Leu Phe	e Leu 10	Val	Ala	Val	Ala	Thr 15	Arg	
Val Leu Ser	Gln Val	Gln Leu	Gln Gli 25	n Pro	Gly	Ala	Glu	Leu 30	Val	Lys	
Pro Gly Ala 35	Ser Val	Lys Met	Ser Cy:	s Lys	Ala	Ser	Gly 45	Tyr	Thr	Phe	
Thr Ser Tyr 50	Asn Met	His Trp 55	Val Ly	s Gln	Thr	Pro 60	Gly	Arg	Gly	Leu	
Glu Trp Ile 65	Gly Ala	Ile Tyr 70	Pro Gly	y Asn	Gly 75	Asp	Thr	Ser	Tyr	Asn 80	
Gln Lys Phe	Lys Gly	Lys Ala	Thr Le	ı Thr	Ala	Asp	Lys	Ser	Ser	Ser	

85 90 95 Thr Ala Tyr Met Gln Leu Ser Ser Leu Thr Ser Glu Asp Ser Ala Val 105 Tyr Tyr Cys Ala Arg Ser Thr Tyr Tyr Gly Gly Asp Trp Tyr Phe Asn Val Trp Gly Ala Gly Thr Thr Val Thr Val Ser Ala 135 <210> 32 <211> 121 5 <212> PRT <213> Artificial <223> Descripción de la secuencia artificial: región VH del anticuerpo anti-CD20 10 Gln Val Gln Leu Gln Gln Pro Gly Ala Glu Leu Val Lys Pro Gly Ala Ser Val Lys Met Ser Cys Lys Ala Ser Gly Tyr Thr Phe Thr Ser Tyr Asn Met His Trp Val Lys Gln Thr Pro Gly Arg Gly Leu Glu Trp Ile Gly Ala Ile Tyr Pro Gly Asn Gly Asp Thr Ser Tyr Asn Gln Lys Phe Lys Gly Lys Ala Thr Leu Thr Ala Asp Lys Ser Ser Ser Thr Ala Tyr Met Gln Leu Ser Ser Leu Thr Ser Glu Asp Ser Ala Val Tyr Tyr Cys Ala Arg Ser Thr Tyr Tyr Gly Gly Asp Trp Tyr Phe Asn Val Trp Gly Ala Gly Thr Thr Val Thr Val Ser Ala 115 120 <210> 33 15 <211> 384 <212> ADN <213> Artificial 20 <223> Descripción de la secuencia artificial: región VL del anticuerpo anti-CD20 <220> <221> CDS <222> (1)..(384) 25 <400> 33

-	gat Asp		-		-			-		-			-	-		48
_	ata Ile	_		_				_			_			_		96
	tct Ser															144
	agt Ser 50	_	_						_	_	_					192
	aaa Lys					_				_	-			-		240
	cgc Arg															288
-	aga Arg			-	_	-	-	-				-	-	-		336
	agt Ser															384
<21 <21	0> 34 1> 128 2> PR 3> Arti	Т														
<22 <22	0> 3> Co	nstrud	cto sir	ntétic	0											
	0> 34 : <b>Asp</b>	Phe	Gln	<b>Val</b> 5	Gln	Ile	Ile	Ser	Phe 10	Leu	Leu	Ile	Ser	<b>Ala</b> <b>1</b> 5	Ser	
Va]	. Ile	Met	Ser 20	Arg	Gly	Gln	Ile	Val 25	Leu	Ser	Gln	Ser	Pro 30	Ala	Ile	
Let	Ser	<b>Ala</b> 35	Ser	Pro	Gly	Glu	Lys 40	Val	Thr	Met	Thr	Cys 45	Arg	Ala	Ser	
Ser	Ser 50	Val	Ser	Tyr	Ile	His 55	Trp	Phe	Gln	Gln	Lys 60	Pro	Gly	Ser	Ser	
Pro 65	Lys	Pro	Trp	Ile	Tyr 70	Ala	Thr	Ser	Asn	Leu 75	Ala	Ser	Gly	Val	Pro 80	
Val	. Arg	Phe	Ser	Gly 85	Ser	Gly	Ser	Gly	Thr 90	Ser	Tyr	Ser	Leu	Thr 95	Ile	
Ser	Arg	Val	Glu 100	Ala	Glu	Asp	Ala	Ala 105	Thr	Tyr	Tyr	Суз	Gln 110	Gln	Trp	
Thr	Ser	Asn 115	Pro	Pro	Thr	Phe	Gly 120	Gly	Gly	Thr	Lys	Leu 125	Glu	Ile	Lys	

```
<211> 106
      <212> PRT
     <213> Artificial
     <223> Descripción de la secuencia artificial: región VL del anticuerpo anti-CD20
      <400> 35
      Gln Ile Val Leu Ser Gln Ser Pro Ala Ile Leu Ser Ala Ser Pro Gly
                                             10
      Glu Lys Val Thr Met Thr Cys Arg Ala Ser Ser Ser Val Ser Tyr Ile
      His Trp Phe Gln Gln Lys Pro Gly Ser Ser Pro Lys Pro Trp Ile Tyr
                                     40
      Ala Thr Ser Asn Leu Ala Ser Gly Val Pro Val Arg Phe Ser Gly Ser
      Gly Ser Gly Thr Ser Tyr Ser Leu Thr Ile Ser Arg Val Glu Ala Glu 65 70 75 80
      Asp Ala Ala Thr Tyr Tyr Cys Gln Gln Trp Thr Ser Asn Pro Pro Thr
                                              90
      Phe Gly Gly Thr Lys Leu Glu Ile Lys
10
      <210> 36
     <211> 795
     <212> ADN
15
     <213> desconocido
     <220>
     <223> gen de resistencia a neomicina de tipo salvaje
20
     <220>
      <221> CDS
      <222> (1)..(795)
      <400> 36
```

<210> 35

								gca Ala								48
								gca Ala 25								96
								gcg Ala								144
								ctg Leu								192
			-		_	-	_	acg Thr		-		_	_	-		240
								agg Arg								288
								tct Ser 105								336
								cgg Arg								384
-		=			_			gcg Ala			_			_	=	432
								gtc Val								480
								gaa Glu								528
_	_		_	Gly	Glu	Asp	Leu	gtc Val 185	Val			Gly	_	Ala	_	576
								ggc Gly								624
								cgc Arg								672
	-	-		-	-			ggc Gly		-		-	-	-		720
								ccc Pro								768
						ttc Phe		tga								795

5 <210> 37 <211> 795 <212> ADN

	<213	> Arti	ficial														
5	<220 <223 <220 <221 <222	> ger >	S		encia	a nec	micin	na mo	odifica	ido							
10	_	att	-		_	gga Gly	_		-			_	-	-			48
						tat Tyr	_		_		_				_		96
						cgg Arg											144
						tcc Ser											192
						tta Leu 70											240
		_	_	_	_	gaa Glu			_	_						_	288
						tta Leu											336
						gat Asp											384
	gcg	acg	tgt	ccg	ttt	gat	cat	caa	gcg	aaa	cat	cga	ata	gaa	cga	gcg	432

Ala Thr Cys Pro Phe Asp His Gln Ala Lys His Arg Ile Glu Arg Ala 130 135 140	
cga acg cga atg gaa gcg ggg tta gta gat caa gat gat tta gat gaa Arg Thr Arg Met Glu Ala Gly Leu Val Asp Gln Asp Asp Leu Asp Glu 145 150 155 160	480
gaa cat caa ggg tta gcg ccg gcg gaa tta ttt gcg cga tta aaa gcg Glu His Gln Gly Leu Ala Pro Ala Glu Leu Phe Ala Arg Leu Lys Ala 165 170 175	528
cga atg ccg gat ggg gaa gat tta gta gta acg cat ggg gat gcg tgt Arg Met Pro Asp Gly Glu Asp Leu Val Val Thr His Gly Asp Ala Cys 180 185 190	576
tta ccg aat ata atg gta gaa aat ggg cga ttt tcg ggg ttt ata gat Leu Pro Asn Ile Met Val Glu Asn Gly Arg Phe Ser Gly Phe Ile Asp 195 200 205	624
tgt ggg cga tta ggg gta gcg gat cgt tat caa gat ata gcg tta gcg Cys Gly Arg Leu Gly Val Ala Asp Arg Tyr Gln Asp Ile Ala Leu Ala 210 215 220	672
acg cga gat ata gcg gaa gaa tta ggg ggg gaa tgg gcg gat cga ttt Thr Arg Asp Ile Ala Glu Glu Leu Gly Gly Glu Trp Ala Asp Arg Phe 225 230 235 240	720
tta gta tta tat ggg ata gcg gcg ccg gat tcg caa cga ata gcg ttt Leu Val Leu Tyr Gly Ile Ala Ala Pro Asp Ser Gln Arg Ile Ala Phe 245 250 255	768
tat cga tta tta gat gaa ttt ttt tga Tyr Arg Leu Leu Asp Glu Phe Phe 260	795
<210> 38 <211> 795 <212> ADN <213> artificial	
<220> <223> gen de resistencia a neomicina modificado	
<220> <221> CDS <222> (1)(795)	
<400>38 atg att gaa caa gat gga ttg cac gca ggt tct ccg gcc gct tgg gtg Met Ile Glu Gln Asp Gly Leu His Ala Gly Ser Pro Ala Ala Trp Val 1 5 10 15	48
gag agg cta ttc ggc tat gac tgg gca caa cag aca atc ggc tgc tct Glu Arg Leu Phe Gly Tyr Asp Trp Ala Gln Gln Thr Ile Gly Cys Ser 20 25 30	96
gat gcc gcc gtg ttc cgg ctg tca gcg cag ggg cgc ccg gtt ctt ttt Asp Ala Ala Val Phe Arg Leu Ser Ala Gln Gly Arg Pro Val Leu Phe 35 40 45	144
gta aaa acg gat tta tcg ggg gcg tta aat gaa tta caa gat gaa gcg Val Lys Thr Asp Leu Ser Gly Ala Leu Asn Glu Leu Gln Asp Glu Ala	192

	50					55					60						
	_		_				_	_		-	ccg Pro	_			-	2	240
	_	-	_	_	_			_	-		tta Leu				-	2	288
-	-			-			-	_			gcg Ala	-		-		;	336
-	-		_		_		_	-	-		cat His	-		-	-	3	384
	_	_	_		_						cga Arg 140		_	_		4	432
											gat Asp					4	480
											gcg Ala					į	528
											cat His						576
											tcg Ser					•	624
_		_			_		-	_			gat Asp 220					•	672
_	_	_			_	_				_	tgg Trp		_	_		•	720
tta Leu	gta Val	tta Leu	tat Tyr	ggg Gly 245	ata Ile	gcg Ala	gcg Ala	ccg Pro	gat Asp 250	tcg Ser	caa Gln	cga Arg	ata Ile	gcg Ala 255	ttt Phe		768
	cga Arg							tga								•	795
<210 <211 <212 <213	> 795 > AD	N															
<220 <223		de r	esiste	encia	a nec	micin	na mo	odifica	ido								
<220 <221 <222	> CD		)														
<400	> 30																

								gca Ala								48
								gcg Ala 25								96
								gcg Ala								144
								tta Leu								192
	_		-				_	acg Thr		-	_	_			-	240
	-	-	-	_	_			cga Arg	_						-	288
-	_			_			_	tcg Ser 105				_		_		336
								cga Arg								384
								gcg Ala								432
_	_	_	_	-				gta Val	_		_	_		-	_	480
								gaa Glu								528
								gta Val 185								576
								ggg Gly								624
-		•			-		-	cgt Arg			-					672
_	_	=			_	_		ggg Gly		_			-	_		720
tta	_				ata			ccg	_	tcg		_			ttt	768
			_	245				Pro	250	ser	GTU	wrd	тте	255	rne	
	_			-	gaa Glu			tga								795

5 <210> 40 <211> 649

	> PR > Ory		latipe	s											
<400 Met 1		Glu	Val	Cys 5	Asp	Ser	Ser	Ala	Ala 10	Ala	Ser	Ser	Thr	Val 15	Gln
Asn	Gln	Pro	Gln 20	Asp	Gln	Glu	His	Pro 25	Trp	Pro	Tyr	Leu	Arg 30	Glu	Phe
Phe	Ser	Leu 35	Ser	Gly	Val	Asn	Lys 40	Asp	Ser	Phe	Lys	Met 45	Lys	Cys	Val
Leu	Cys 50	Leu	Pro	Leu	Asn	Lys 55	Glu	Ile	Ser	Ala	Phe 60	Lys	Ser	Ser	Pro
Ser 65	Asn	Leu	Arg	Lys	His 70	Ile	Glu	Arg	Met	His 75	Pro	Asn	Tyr	Leu	Lys 80
Asn	Tyr	Ser	Lys	Leu 85	Thr	Ala	Gln	Lys	Arg 90	Lys	Ile	Gly	Thr	Ser 95	Thr
His	Ala	Ser	Ser 100	Ser	Lys	Gln	Leu	Lys 105	Val	Asp	Ser	Val	Phe 110	Pro	Val
Lys	His	Val 115	Ser	Pro	Val	Thr	Val 120	Asn	Lys	Ala	Ile	Leu 125	Arg	Tyr	Ile
Ile	Gln 130	Gly	Leu	His	Pro	Phe 135	Ser	Thr	Val	Asp	Leu 140	Pro	Ser	Phe	Lys
Glu 145	Leu	Ile	Ser	Thr	Leu 150	Gln	Pro	Gly	Ile	Ser 155	Val	Ile	Thr	Arg	Pro 160
Thr	Leu	Arg	Ser	Lys 165	Ile	Ala	Glu	Ala	<b>Ala</b> 170	Leu	Ile	Met	Lys	Gln 175	Lys
Val	Thr	Ala	Ala 180	Met	Ser	Glu	Val	Glu 185	Trp	Ile	Ala	Thr	Thr 190	Thr	Asp

Cys	Trp	Thr 195	Ala	Arg	Arg	Lys	Ser 200	Phe	Ile	Gly	Val	Thr 205	Ala	His	Trp
Ile	Asn 210	Pro	Gly	Ser	Leu	Glu 215	Arg	His	Ser	Ala	Ala 220	Leu	Ala	Cys	Lys
<b>Arg</b> 225	Leu	Met	Gly	Ser	His 230	Thr	Phe	Glu	Val	Leu 235	Ala	Ser	Ala	Met	Asn 240
Asp	Ile	His	Ser	Glu 245	Tyr	Glu	Ile	Arg	Asp 250	Lys	Val	Val	Cys	<b>Thr</b> <b>2</b> 55	Thr
Thr	Asp	Ser	Gly 260	Ser	Asn	Phe	Met	Lys 265	Ala	Phe	Arg	Val	Phe 270	Gly	Val
Glu	Asn	Asn 275	Asp	Ile	Glu	Thr	Glu 280	Ala	Arg	Arg	Cys	G1u 285	Ser	Asp	Asp
Thr	Asp 290	Ser	Glu	Gly	Cys	Gly 295	Glu	Gly	Ser	Asp	Gly 300	Val	Glu	Phe	Gln
Asp 305	Ala	Ser	Arg	Val	Leu 310	Asp	Gln	Asp	Asp	Gly 315	Phe	Glu	Phe	Gln	Leu 320
Pro	Lys	His	Gln	Lys 325	Cys	Ala	Cys	His	Leu 330	Leu	Asn	Leu	Val	Ser 335	Ser
Val	Asp	Ala	Gln 340	Lys	Ala	Leu	Ser	Asn 345	Glu	His	Tyr	Lys	<b>Lys</b> 350	Leu	Tyr
Arg	Ser	Val 355	Phe	Gly	Lys	Суз	Gln 360	Ala	Leu	Trp	Asn	Lys 365	Ser	Ser	Arg
Ser	Ala 370	Leu	Ala	Ala	Glu	Ala 375	Val	Glu	Ser	Glu	Ser 380	Arg	Leu	Gln	Leu
Leu 385	Arg	Pro	Asn	Gln	Thr 390	Arg	Trp	Asn	Ser	Thr 395	Phe	Met	Ala	Val	Asp 400
Arg	Ile	Leu	Gln	Ile 405	Cys	Lys	Glu	Ala	Gly 410	Glu	Gly	Ala	Leu	Arg 415	Asn
Ile	Суѕ	Thr	Ser 420	Leu	Glu	Val	Pro	Met 425	Phe	Asn	Pro	Ala	Glu 430	Met	Leu
Phe	Leu	Thr	Glu	Trp	Ala	Asn	Thr	Met	Ara	Pro	Val	Ala	Lys	Val	Leu

		435					440					445			
Asp	Ile 450	Leu	Gln	Ala	Glu	Thr 455	Asn	Thr	Gln	Leu	Gly 460	Trp	Leu	Leu	Pro
Ser 465	Val	His	Gln	Leu	Ser 470	Leu	Lys	Leu	Gln	Arg 475	Leu	His	His	Ser	Leu 480
Arg	Tyr	Cys	Asp	Pro 485	Leu	Val	Asp	Ala	Leu 490	Gln	Gln	Gly	Ile	Gln 495	Thr
Arg	Phe	Lys	His 500	Met	Phe	Glu	Asp	Pro 505	Glu	Ile	Ile	Ala	<b>Al</b> a 510	Ala	Ile
Leu	Leu	Pro 515	Lys	Phe	Arg	Thr	Ser 520	Trp	Thr	Asn	Asp	Glu 525	Thr	Ile	Ile
Lys	<b>Arg</b> 530	Gly	Met	Asp	Tyr	Ile 535	Arg	Val	His	Leu	Glu 540	Pro	Leu	Asp	His
Lys 545	Lys	Glu	Leu	Ala	<b>Asn</b> 550	Ser	Ser	Ser	Asp	Asp 555	Glu	Asp	Phe	Phe	Ala 560
Ser	Leu	Lys	Pro	Thr 565	Thr	His	Glu	Ala	Ser 570	Lys	Glu	Leu	Asp	Gly 575	Tyr
Leu	Ala	Cys	Val 580	Ser	Asp	Thr	Arg	Glu 585	Ser	Leu	Leu	Thr	Phe 590	Pro	Ala
Ile	Cys	Ser 595	Leu	Ser	Ile	Lys	Thr 600	Asn	Thr	Pro	Leu	Pro 605	Ala	Ser	Ala
Ala	Cys 610	Glu	Arg	Leu	Phe	Ser 615	Thr	Ala	Gly	Leu	Leu 620	Phe	Ser	Pro	Lys
Arg 625	Ala	Arg	Leu	Asp	Thr 630	Asn	Asn	Phe	Glu	Asn 635	Gln	Leu	Leu	Leu	<b>Lys</b> 640
Leu	Asn	Leu	Arg	Phe 645	Tyr	Asn	Phe	<b>Gl</b> u							
<212	> 41 > 600 > AD > arti	N													
<220 <223	> > ger	n de r	esiste	encia	a pur	omici	na m	odific	ado						
	> > CD > (1).		)												
<400	> 41														

atg acg Met Thr 1	_			_	_	_	-			_	-	-	-	_		48
ccg cgt Pro Arg		_	-	_							_		_			96
acg cgt Thr Arg															:	144
tta caa Leu Gln 50	-				_	_	-			_				_	:	192
tgg gta Trp Val 65		-	-				-		-					_	;	240
tcg gta Ser Val															:	288
gaa tta Glu Leu	_		_	_							_	-			:	336
tta gcg Leu Ala	_		_	_		_	_						_	_	:	384
ggt gta Gly Val 130	_	_	_								_		-	-	•	432
tta ccg Leu Pro 145															•	480
gaa acg Glu Thr	_		_	_			_			_	_				!	528
acg gta Thr Val	-		-	-	_	_	_	_		_	-	_		_	ţ	576
atg acg Met Thr						tga									•	600
<210> 42 <211> 600 <212> AD <213> des	N	cido														
<220> <223> ger	n de r	esiste	encia	a pur	omici	na de	tipo	salva	je							
<220> <221> CD <222> (1)		)														
<400> 42																

atg a Met Ti 1				_		_		-		-		-	-	_	_	48
ccc co Pro A		_	_	_			_	_			_	_			_	96
acg co	rg			_	_	_	_	-					-			144
ctg ca Leu G 5	ln															192
tgg g Trp V 65			_	_		_				_						240
agc g Ser V		_						_				_	_	_	-	288
gag t Glu L																336
ctg go Leu A	_	_				_						_	_		-	384
ggc g Gly V																432
ctc co Leu P 145						_		_	_				_		_	480
gag a Glu T					_											528
acc gr			-	-	-				_		_	-			-	576
atg a Met T							tga									600
<210> 4 <211> 6 <212> 7 <213> 6	000 ADN	N														
<220> <223> (	gen	de re	esiste	encia	a pur	omici	na m	odifica	ado							
<220> <221> ( <222> (	_		)													
<400>	43															

_	acc Thr					_	_	-			-	-	-	_		48						
	cgg <b>Ar</b> g															96						
_	cgc <b>A</b> rg			=	_	_	-	_				-				144						
	caa Gln 50	_				_	-	-		_			_	_		192						
	gta Val															240						
_	gta Val	-				-					_	-	_			288						
	tta Leu	_		_					_	_	_	-				336						
	gcg Ala	_				_								_		384						
	gta Val 130			=		_		_			_		-	-		432						
	ccc Pro		_					_		 _						480						
	acc Thr				_											528						
	gta Val			-	-		_		-	 _	-			-		576						
_	acc Thr	_	_				tga									600						
<212	> 44 > 600 > AD > arti	N																				
<220 <223	> > ger	n de r	esiste	encia	a pur	omici	na m	odifica	ado													
	> CD	-	)																			
<400	> 44										222> (1)(600)											

					ccg Pro										48
					acg Thr										96
_	_		_	-	gat Asp	_	_	_		-	_	_	_	-	144
		-			tta Leu	_	-	-		-				-	192
					ggt Gly 70										240
_	_	_			gcg Ala	_			-		_	_	_		288
					cgt Arg										336
		-		_	ccg Pro		-	_					-	_	384
					cat His										432
	-		_	_	gcg Ala 150		-	-		 -	_				480
					cgt Arg										528
_	_	_		_	gta Val	_	-	_	_	 _	_	_		_	576
_		=		_	ggt Gly		tga								600

195

5 <210> 45 <211> 375 <212> ADN <213> artificial

10 <220>

15

<223> gen de resistencia a zeocina modificado

<220> <221> CDS <222> (1)..(375)

<400> 45

atg gcg aag tta acc tcg gcg gtt ccg gta tta acc gcg cgc gac gtc 48

	Met 1	Ala	Lys	Leu	Thr 5					Val 10		Thr	Ala	Arg	Asp 15	Val	
					gag Glu												96
					gac <b>As</b> p												144
					gtc Val												192
					cgc Arg												240
					aac Asn 85												288
					ccg Pro												336
					cac His								tga				375
5	<210 <211 <212 <213	> 375	N														
10	<220 <223		n de r	esiste	encia	a zec	cina	modif	icado	)							
10		> > CD > (1).		)													
15	<400 atg		aaa	tta	acg	tcg	gcg	gta	ccg	gta	tta	acg	gcg	cgt	gat	gta	48

	Met 1	Ala	Lys	Leu	Thr 5	Ser	Ala	Val	Pro	Val 10	Leu	Thr	Ala	Arg	<b>Asp</b> 15	Val	
							tgg Trp										96
							gcg Ala										144
							gat Asp 55										192
							tta Leu										240
							cgt Arg										288
							ggt Gly										336
							gta Val						tga				375
;	<210 <211 <212 <213	> 102 > AD	N														
	<220 <223		n de re	esiste	encia	a higi	romic	ina m	odific	ado							
	<220 <221 <222	> CD	_	6)													
i		aaa	_	_		_	acc Thr						_		_		48
							tcg Ser										96
							ttc Phe										144
	_	-		_	_		gat Asp 55					_	_		_		192
	_				_		gcg Ala		_		_	-	-		-		240

<b>6</b> 5	70	75	80
ggg gaa ttc tcg gag Gly Glu Phe Ser Glu 85			
ggt gta acg ttg caa Gly Val Thr Leu Gln 100	Asp Leu Pro G	_	
cag ccg gta gcg gag Gln Pro Val Ala Glu 115			
cag acg tcg ggg ttc Gln Thr Ser Gly Phe 130			
act aca tgg cgt gat Thr Thr Trp Arg Asp 145			=
cac tgg caa act gta His Trp Gln Thr Val 165			
gcg tta gat gag tta Ala Leu Asp Glu Leu 180	Met Leu Trp A		
cac tta gta cac gcg His Leu Val His Ala 195		_	
ggc cgc ata aca gcg Gly Arg Ile Thr Ala 210			
tcg caa tac gag gta Ser Gln Tyr Glu Val 225			
tgt atg gag cag cag Cys Met Glu Gln Gln 245			
gcg gga tcg ccg cgt Ala Gly Ser Pro Arg 260		yr Met Leu Arg Ile	
caa tta tat cag tcg Gln Leu Tyr Gln Ser 275			
gcg cag ggt cga tgc Ala Gln Gly Arg Cys 290			
ggg cgt aca caa atc Gly Arg Thr Gln Ile 305			
tgt gta gaa gta tta	gcg gat tcg g	rga aac ega ege eee	tcg act cgt 1008
Cys Val Glu Val Len 32	_	Gly Asn Arg Arg P 330	ro Ser Thr Arg 335
ccg cgt gcg aag gaa Pro Arg Ala Lys Glu 340	=		1026
<210> 48			

5 <210> 48 <211> 1026 <212> ADN

	<213	> arti	ficial															
E	<220 <223		n de r	esiste	encia	a higi	omic	ina m	odific	ado								
5	<220 <221 <222		_	6)														
10		aaa				tta Leu												48
	_			_	_	gta Val	_	_		_			_	_		_		96
						tcg Ser											1	144
						gcg Ala											1	192
						gcg Ala 70											2	240
						tcg Ser											2	288
						gat Asp											3	336
						gcg Ala											3	384
						ggt Gly											4	432
	_	_		_	_	ttt Phe 150		_				_	_		_		4	480
				_	_	atg Met	_	-	_	_	_		-	-			ţ	528

	165	170	175
		gaa gat tgt ccg gaa Glu Asp Cys Pro Glu 190	
_		aat aat gta tta acg Asn Asn Val Leu Thr 205	_
		tcg gaa gcg atg ttt Ser Glu Ala Met Phe 220	
		ttt tgg cgt ccg tgg Phe Trp Arg Pro Trp 235	
		gaa cgt cgt cat ccg Glu Arg Arg His Pro 250	
		atg tta cgt ata ggt Met Leu Arg Ile Gly 270	•
		aat ttt gat gat gcg Asn Phe Asp Asp Ala 285	
		cgt tcg ggt gcg ggt Arg Ser Gly Ala Gly 300	
		gcg gcg gta tgg acg Ala Ala Val Trp Thr 315	
		aat cgt cgt ccg tcg Asn Arg Arg Pro Ser 330	
ccg cgt gcg aaa Pro Arg Ala Lys 340			1026

#### **REIVINDICACIONES**

- 1. Procedimiento para producir un anticuerpo, que comprende introducir en una célula de CHO en suspensión:
- (a) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un gen marcador seleccionable y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, o
  - (b) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, o
- (c) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico,
- en el que cada par de secuencias de transposón son secuencias de nucleótidos de Tol1 o secuencias de nucleótidos de Tol2; permitir que una transposasa actúe sobre las secuencias de transposón integrando así los fragmentos génicos en un cromosoma de la célula de CHO para obtener una célula de CHO que expresa el anticuerpo; y cultivar en suspensión la célula de CHO.
- 30 2. Procedimiento para producir un anticuerpo, que comprende las etapas (A) a (C) siguientes:
  - (A) introducir simultáneamente en una célula de CHO en suspensión:

5

10

15

20

35

40

45

50

- (a) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un gen marcador seleccionable y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, o
- (b) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico,
- (c) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico.
- en el que cada par de secuencias de transposón son secuencias de nucleótidos de Tol1 o secuencias de nucleótidos de Tol2, y un vector de expresión que comprende un ADN que codifica una transposasa que reconoce las secuencias de transposón y presenta una actividad de transferencia de un fragmento génico insertado entre un par de secuencias de transposón en un cromosoma;
- (B) obtener una célula de CHO en suspensión que expresa el anticuerpo expresando de manera transitoria la transposasa a partir del vector de expresión que se introduce en la célula de CHO en suspensión en la etapa (A) para integrar los fragmentos génicos en un cromosoma de la célula de CHO; y
  - (C) cultivar en suspensión la célula de CHO en suspensión que expresa el anticuerpo obtenido en la etapa (B) para producir el anticuerpo.

- 3. Procedimiento para obtener una célula de CHO en suspensión que expresa un anticuerpo, que comprende introducir en una célula de CHO en suspensión:
  - (a) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un gen marcador seleccionable y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, o
  - (b) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, o
  - (c) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico,
- en el que cada par de secuencias de transposón son secuencias de nucleótidos de Tol1 o secuencias de nucleótidos de Tol2; y permitir que una transposasa actúe sobre las secuencias de transposón integrando así los fragmentos génicos en un cromosoma de la célula de CHO.
  - 4. Procedimiento según cualquiera de las reivindicaciones anteriores, en el que:

5

10

15

20

35

45

50

55

- 30 (i) las secuencias de nucleótidos de Tol2 son la secuencia de nucleótidos representada en SEC ID nº: 2 y la secuencia de nucleótidos representada en SEC ID nº: 3, o
  - (ii) las secuencias de nucleótidos de Tol1 son la secuencia de nucleótidos representada en SEC ID nº: 14 y la secuencia de nucleótidos representada en SEC ID nº: 15.
  - 5. Procedimiento según cualquiera de las reivindicaciones anteriores, en el que el gen marcador seleccionable es un gen de resistencia a cicloheximida.
- 6. Procedimiento según la reivindicación 5, en el que el gen de resistencia a cicloheximida es un gen que 40 codifica un mutante de la proteína ribosómica humana L36.
  - 7. Procedimiento según cualquiera de las reivindicaciones anteriores, en el que:
    - (a) la célula de CHO en suspensión es una célula que puede sobrevivir y proliferar en un medio sin suero; y/o
    - (b) la célula de CHO en suspensión es una célula de CHO adaptada para el cultivo en suspensión; y/o
    - (c) el anticuerpo es un anticuerpo que reconoce un antígeno relacionado con tumores, un antígeno relacionado con una alergia o inflamación, un antígeno relacionado con una enfermedad cardiovascular, un antígeno que se relaciona con una enfermedad autoinmunitaria o un antígeno relacionado con una infección bacteriana.
  - 8. Procedimiento según cualquiera de las reivindicaciones anteriores, en el que la célula de CHO es por lo menos una seleccionada de entre CHO-K1, CHO-K1SV, DUKXB11, CHO/DG44, Pro-3 y CHO-S.
  - 9. Célula de CHO en suspensión que presenta un cromosoma en el que se integra:
    - (a) un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y que presenta un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y que presenta un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un fragmento génico que comprende un gen marcador seleccionable y que presenta un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, o
- (b) un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que presenta un par de secuencias de transposón en ambos extremos del

fragmento génico y un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y que presenta un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, o

- (c) un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y que presenta un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y que presenta un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico,
- en la que cada par de secuencias de transposón son secuencias de nucleótidos de Tol1 o secuencias de nucleótidos de Tol2; y que produce el anticuerpo y puede sobrevivir y proliferar en un medio sin suero.
  - 10. Célula de CHO según la reivindicación 9, en la que el gen marcador seleccionable es un gen de resistencia a cicloheximida.
  - 11. Célula de CHO según la reivindicación 10, en el que el gen de resistencia a cicloheximida es un gen que codifica un mutante de la proteína ribosómica humana L36a.
  - 12. Célula de CHO según cualquiera de las reivindicaciones 9 a 11, en la que:

15

20

25

30

35

40

45

50

55

- (a) la célula de CHO en suspensión es una célula de CHO adaptada al cultivo en suspensión, y/o
- (b) el anticuerpo es un anticuerpo que reconoce un antígeno relacionado con tumores, un antígeno relacionado con una alergia o inflamación, un antígeno relacionado con una enfermedad cardiovascular, un antígeno que se relaciona con una enfermedad autoinmunitaria o un antígeno relacionado con una infección bacteriana.
- 13. Célula de CHO según cualquiera de las reivindicaciones 9 a 12, en la que la célula de CHO es cualquiera seleccionada de entre CHO-K1, CHO-K1SV, DUKXB11, CHO/DG44, Pro-3 y CHO-S.
- 14. Utilización, en un procedimiento para producir un anticuerpo, de:
  - (a) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un gen marcador seleccionable y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, o
  - (b) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico, o
  - (c) un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena L de un anticuerpo y un gen marcador seleccionable y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico y un vector de expresión que comprende un fragmento génico que comprende un ADN que codifica una cadena H de un anticuerpo y comprende asimismo un par de secuencias de transposón en ambos extremos del fragmento génico,
  - en la que cada par de secuencias de transposón son secuencias de nucleótidos de Tol1 o secuencias de nucleótidos de Tol2.
- 15. Célula de CHO según cualquiera de las reivindicaciones 9 a 13 o utilización según la reivindicación 14, en la que:
- (a) las secuencias de nucleótidos de Tol2 son la secuencia de nucleótidos representada en SEC ID nº: 2 y la secuencia de nucleótidos representada en SEC ID nº: 3, o
  - (b) las secuencias de nucleótidos de Tol1 son la secuencia de nucleótidos representada en SEC ID nº: 14 y la secuencia de nucleótidos representada en SEC ID nº: 15.

Fig. 1

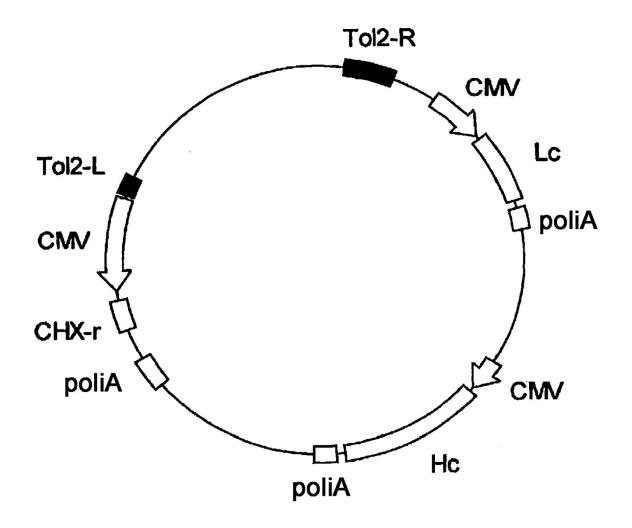


Fig. 2

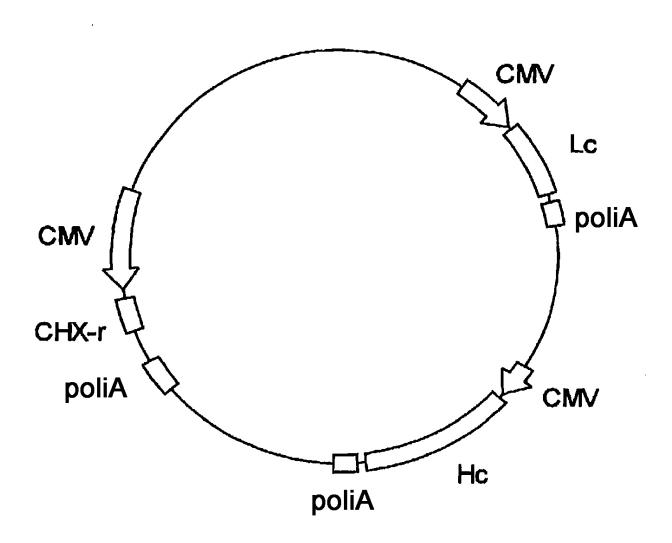


Fig. 3

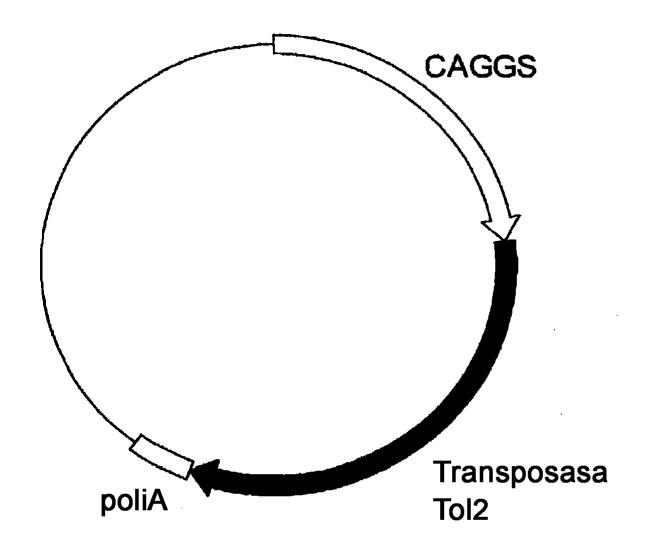
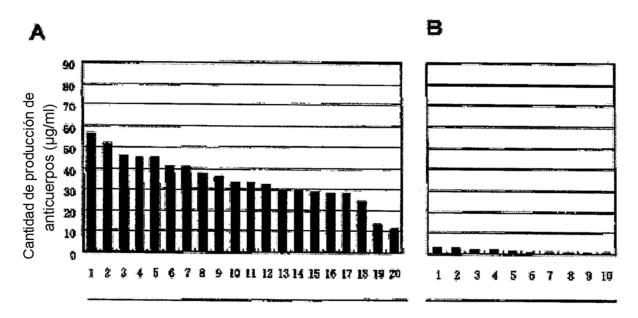


Fig. 4



Clones de células en suspensión

Clones de células adherentes

Fig. 5

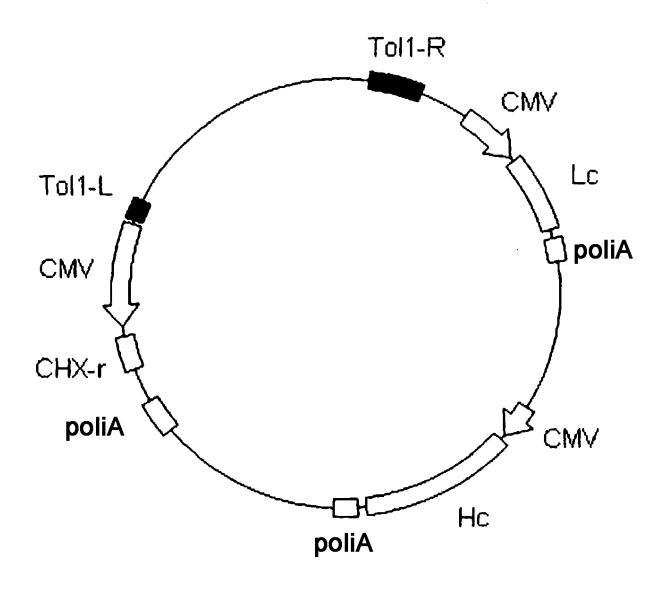


Fig. 6

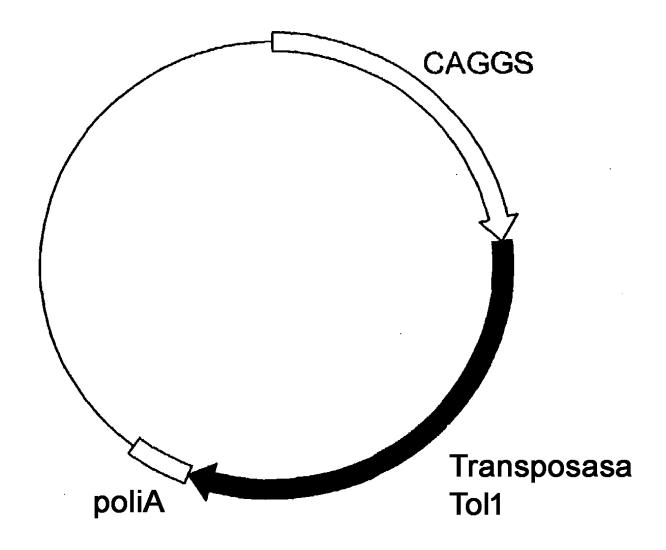


Fig. 7

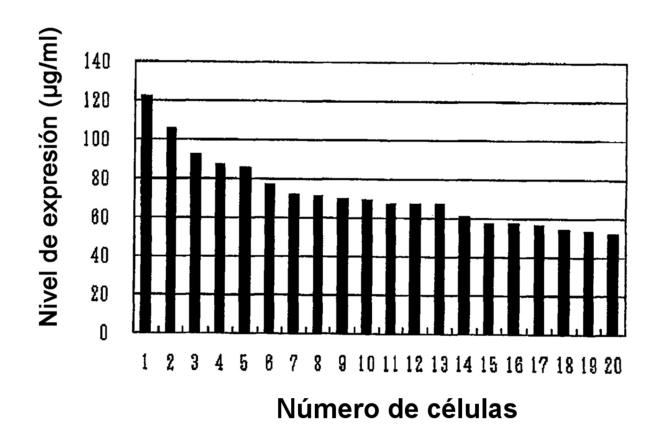


Fig. 8

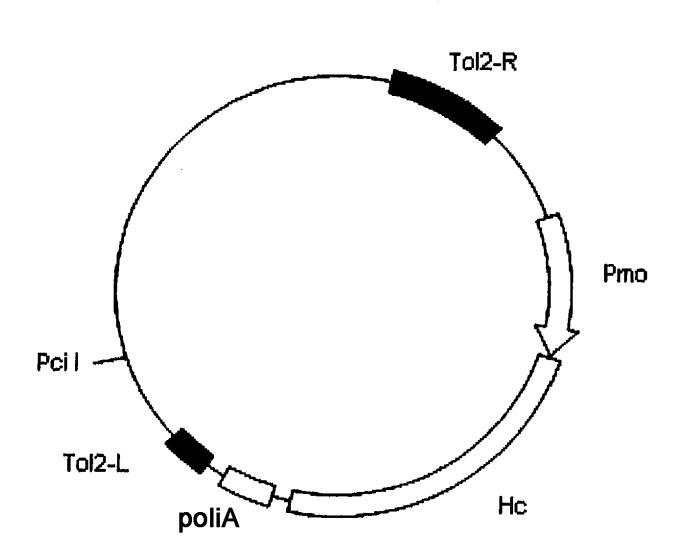


Fig. 9

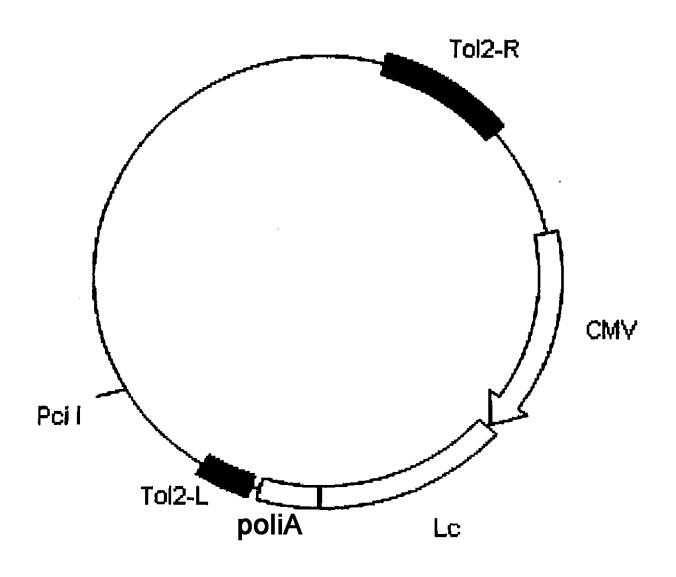


Fig. 10

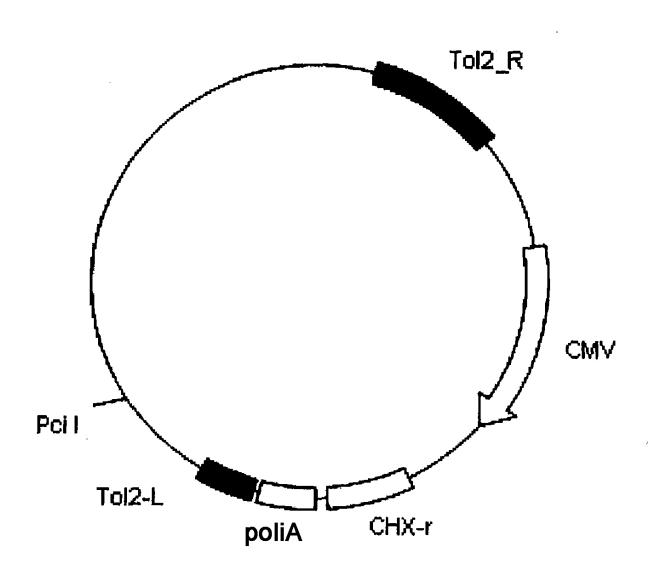


Fig. 11

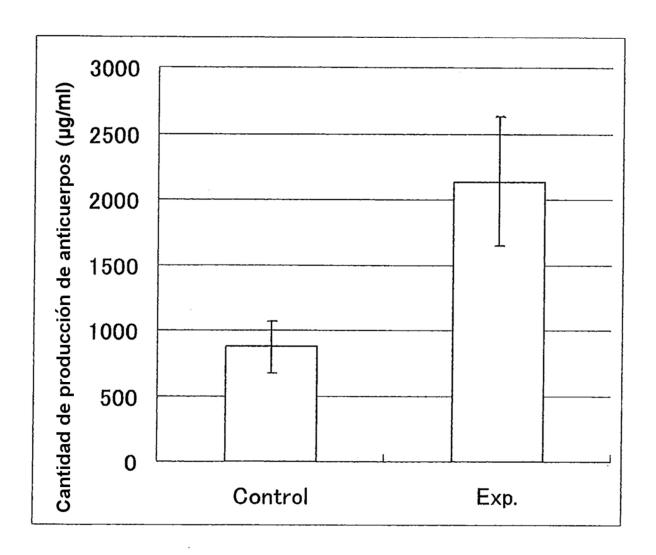


Fig. 12

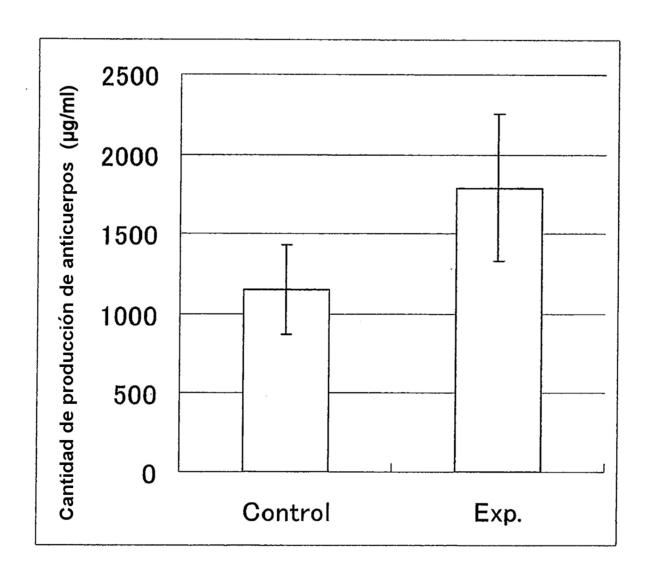


Fig. 13

