



Industria y Comercio
SUPERINTENDENCIA

Delegatura de Propiedad Industrial
División de Nuevas Creaciones

PCT
SOLICITUD

PATENTE DE INVENCION

FASE NACIONAL PCT

05-51950

21. EXPEDIENTE No. _____

54. TITULO "METODO DE OBTENCION DE ESTRUCTURAS COCLEARES.
COMPOSICIONES VACUNALES Y ADYUVANTES BASADOS
EN ESTRUCTURAS COCLEARES Y SUS INTERMEDIARIOS"

51. CLASIFICACION INTERNACIONAL AGIK 39/00, No. 2/127

71. SOLICITANTE INSTITUTO FINLAY. CENTRO DE INVESTIGACION-PRODUCCION
DE VACUNAS Y SUEROS.

DOMICILIO Ave 27 No. 19805. La Coronela. La Lisa
Ciudad Habana, CUBA.

74. APODERADO MARGARITA CASTELLANOS ABONDANO

22. BOGOTA, D.C., 01/02/2015

FORMULARIO UNICO DE SOLICITUD DE PATENTE
PCT

ENTRADA EN FASE NACIONAL

27-06-2005

SOLICITUD DE:

①

☒ Patente de Invención.

☐ Patente de Modelo de Utilidad.

☒ Capítulo I

☒ Capítulo II

ver folio 152

②

SOLICITANTE (71)

Nombre: INSTITUTO FINLAY. CENTRO DE INVESTIGACION - PRODUCCION DE VACUNAS Y SUEROS

Dirección: Ave. 27 No. 19905 e/ 198 y 202, La Coroneta, La Lisa, Ciudad Habana 13500, CUBA

Nacionalidad o Domicilio: La Habana - CUBA

Lugar de Constitución: CUBA

Teléfono: Fax
E-mail:

IDENTIFICACIÓN

C.C. ☐ NIT ☐

C.E. ☐ Otro ☐

Cual _____

Número _____

③

REPRESENTANTE
O APODERADO (74)

Nombre: MARGARITA CASTELLANOS A.

Dirección: CALLE 94A No. 7A-09

Teléfono: 610 74 80 Fax: 610 07 06
E-mail: acastell@impest.net.co

IDENTIFICACIÓN

C.C. ☒ NIT ☐

C.E. ☐ Otro ☐

Número 39779.654 TPA 70,819

④

INVENTOR (ES) (72)

Nombre: (VER ANEXO No. 1)

Dirección:

Nacionalidad o Domicilio (VER ANEXO No. 1)

Folio 3

⑤

PCT (86)

Solicitud Internacional No. PCT/CU2003/000016

Fecha 27/11/2003

Publicación Internacional No. WO 2004/047805 A1

Fecha 10/08/2004

⑥

Título (54)

"METODO DE OBTENCION DE ESTRUCTURAS COCLEARES.
COMPOSICIONES VACUNALES Y ADYUVANTES BASADOS
EN ESTRUCTURAS COCLEARES Y SUS INTERMEDIARIOS"

⑦

Clasificación Internacional (51)

A61K9/127

⑧

Prioridad

(33) País de Origen

(32) Fecha

(31) Número de Solicitud

SI ☒ NO ☐

CU

27/11/2002

2002-0282

⑨

Comprobante de pago No.

05 - 39,000

Fecha

Mayo 28 de 2005

Instrucciones para el diligenciamiento del presente formulario, ver reverso de esta página.

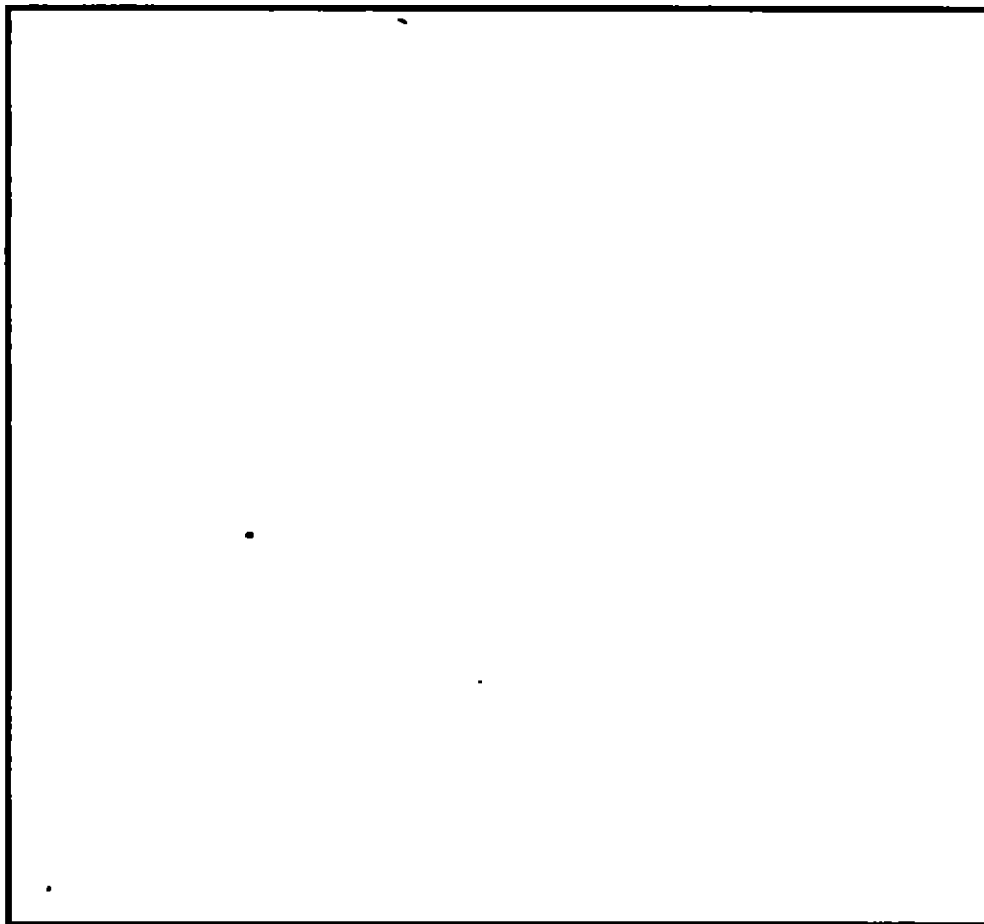
10

Anexos

- ☒ Comprobante de pago de la tasa de presentación de la solicitud.
- ☒ Documento que acredite la existencia y representación legal cuando el solicitante sea persona jurídica.
- ☒ Poderes, si fuere el caso, junto con la sustitución del mismo a mi favor
- ☐ Documento de cesión del inventor al solicitante o a su causante.
- ☐ Declaraciones.
- ☒ Copia de la solicitud internacional (Resumen, descripción, reivindicaciones, dibujos).
- ☒ Traducción de la solicitud internacional al castellano (Resumen, descripción, reivindicaciones, dibujos).
- ☐ Copia del examen preliminar internacional efectuado por la Autoridad Internacional de Examen Preliminar (IPEA).
- ☐ Traducción del examen preliminar internacional efectuado por la IPEA.
- ☐ De ser el caso, copia del contrato de acceso.
- ☐ De ser el caso, documento que acredite la licencia o autorización de uso de conocimientos tradicionales de las comunidades indígenas.
- ☐ De ser el caso, certificado de depósito del material biológico.
- ☐ Arte final 12x12
- ☐ De ser el caso, información sobre otras solicitudes de patente o títulos obtenidos en el extranjero por el mismo titular o su causante, relacionadas parcial o totalmente con la invención de esta solicitud.
- ☐ De ser el caso, modificaciones efectuadas a la solicitud internacional.
- ☒ Otros: Tarjeta archivo propietarios, tarjeta archivo temático y extracto para la publicación.

11

FIGURA CARACTERISTICA:



12

Solicito la concesión de la patente,

NOMBRE: MARGARITA CASTELLANOS ABONDANO

FIRMA:

C.C. No. 39.779.654 Uruquén - TPA 70.819 C.B.J.

27 MAYO 2005

ALVARO CASTELLANOS M. & CIA.
A B O G A D O S
Calle 84A No. 7A-88
Apartado 6348
Bogotá, D.C. - COLOMBIA

ANEXO No. 1

INVENTORES

NOMBRE	DIRECCION	NACIONALIDAD
1. OLIVER GERMÁN PEREZ MARTIN	Calle 66, No. 913 e/ 9 y 11, Playa, Ciudad de la Habana, CUBA; 11600 Ciudad de la Habana, CUBA	CUBANO
2. GUSTAVO RAFAEL BRACHO GRANDO	Calle 124 No. 2509 entre 25 y 27, Marianao, Ciudad de la Habana, CUBA; 11500 Ciudad de la Habana, CUBA	CUBANO
3. MIRIAM DE SAN JUAN BOSCO LASTRE GONZALEZ	Calle 66, No. 913 e/ 9 y 11, Playa, Ciudad de la Habana, CUBA., 11600 Ciudad de la Habana, CUBA	CUBANO
4. VICTORIANO GUSTAVO SIERRA GONZALEZ	Calle 158 No. 3114 e/31 y 33, Playa, Ciudad de la Habana, CUBA., 16017 Ciudad de la Habana, CUBA	CUBANO
5. CONCEPCIÓN CAMPA HUERGO	Calle 19 No. 21002 e/ 210 y 214, Atabey, playa, Ciudad de la Habana, CUBA., 12100 Ciudad de la Habana, CUBA	CUBANO
6. NESTOR MORA GONZALEZ	Avellaneda, Edif. 4 e/Maceo y Villamil, Morón, Ciego de Avila., 222098 Ciudad de la Habana, CUBA	CUBANO
7. RAMON FAUSTINO BARBERA MORALES	Calle 210 No. 1913 c/ 19 y 21 Rto. Atabey, Playa, Ciudad de la Habana, Cuba, 12100 Ciudad de la Habana, CUBA	CUBANO
8. JUDITH MÓNICA DEL CAMPO ALONSO	Calle 23 No. 508 Apto 3B e/ G y H, Plaza, Ciudad de la Habana, Cuba., 10400 Ciudad de la Habana, CUBA	CUBANO
9. TAMARA RODRIGUEZ RAMIREZ	Calle Céspedes No. 110 e/ Calixto Garcia y Benito Anido, Regla, Ciudad de la Habana, Cuba, 11200 Ciudad de la Habana, CUBA	CUBANO
10. CARIDAD ZAYAS VIGNIER	Calle 27D No. 12212 e/ 122 y 122A, Marianao, Ciudad de la Habana, Cuba., 11600 Ciudad de la Habana, CUBA	CUBANO
11. DANAY GIL MARTINEZ	Calle 158 No. 6522, La Lisa, Ciudad de la Habana, Cuba., 11600 Ciudad de la Habana, CUBA	CUBANO
12. CARLOS TABOADA SUAREZ	Calle 236 Edif. 128 apto. 10 e/ 35 B y 39, San Agustín, La Lisa, Ciudad de la Habana, Cuba., Cuba Ciudad de la Habana, CUBA	CUBANO

RECIBO DE CAJA APLICADO AL EXPEDIENTE No. _____

SUPERINDUSTRIA Y COMERCIO
Radicación : 050515/0 00000000 Folios: 146
Fecha (IMP): 2005/05-27 14:15:39
Trámite : 012 PCT-PATENT 379 FASE NACI 411 PRESENTAR
Dependencia: 2000 DIVISION DE NUEVAS CREACIONES

SUPERINTENDENCIA DE INDUSTRIA Y COMERCIO

NIT : 800176089-2

RECIBO OFICIAL DE CAJA : 05 - 39,000
FECHA : MAYO 26 DE 2005

***** CONSIGNACION *****

DEPOSITANTE	TIPO PAGO	BANCO	CUENTA	No. PAGO	FECHA PGO	Vr. PAGO
ALVARO CASTELLANDS	CONSIGNACION	BANCO POPULAR	050-00110-6	40242121	26/05/2005	1,723,000.00

***** CONCEPTO *****

CANT. RENTISTICO	CONCEPTO	TOTAL CONCEPTO
1 50005-01-01 SOLICITUDES	1 TRAMITES DE SOL. DE PATENTE DE IN	443,000.00
	TOTAL :	\$ 443,000.00

SON: CUATROCIENTOS CUARENTA Y TRES MIL PESOS



ALVARO CASTELLANOS M. & CIA.
A B O G A D O S
Calle 94 A No. 7 A-09
Apartado 6349
PBX: 6107420
Bogotá, D.C. - COLOMBIA

Señor

Jefe de la División de Nuevas Creaciones

Superintendencia de Industria y Comercio

Ministerio de Comercio, Desarrollo, Industria y Turismo

E. S. D.

Ref.: PODER conferido por INSTITUTO FINLAY, CENTRO DE INVESTIGACION
PRODUCCION DE VACUNAS Y SUEROS

Yo, XIMENA CASTELLANOS ABONDANO, mayor de edad, identificada y domiciliada como aparece al pie de mi firma, atentamente manifiesto a Uds. que sustituyo en la Dra. MARGARITA CASTELLANOS ABONDANO, el poder que me confirió INSTITUTO FINLAY, CENTRO DE INVESTIGACION PRODUCCION DE VACUNAS Y SUEROS, con domicilio en Ave 27 No. 19805, La Coronela, La Lisa, Ciudad Habana, CUBA, debidamente legalizado por el Ministerio de Relaciones Exteriores bajo el No. 33687 el día 15 de Abril de 2005, con las mismas facultades que me fueron conferidas, para tramitar la solicitud de patente PCT Entrada en Fase Nacional, para: "MÉTODO DE OBTENCIÓN DE ESTRUCTURAS COCLEARES. COMPOSICIONES VACUNALES Y ADYUVANTES BASADOS EN ESTRUCTURAS COCLEARES Y SUS INTERMEDIARIOS".

Del Señor Jefe,

Acepto


Ximena Castellanos Abondano
C.C. No. 39.773.330 de Usaquén
T.P.A. No. 58.236 del C.S.J.
Calle 94 A No. 7 A-09 - Bogotá
PBX: 610 74 20


Margarita Castellanos Abondano
C.C. No. 39.779.654 de Usaquén
T.P.A. No. 70.819 del C.S.J.
Calle 94 A No. 7 A-09 - Bogotá
PBX: 610 74 20

Bogotá, D.C.
XCA/MCA/mad/4883-FNPCT

**AUTENTICACION DE FIRMA
MEDIANTE COMPARECENCIA PERSONAL**

(Art. 84 C.P.C. mod. Decr. 2282 de 1989, art. 1 mod. 36)

Ante el Notario Cuarenta y Uno (41) del círculo

de esta ciudad compareció personalmente:

~~Señor [REDACTED]~~

Identificado con C.C. ~~[REDACTED]~~

expedida en: ~~[REDACTED]~~ y tarjeta profesio-

nal de abogado(a) No. ~~[REDACTED]~~ del Consejo

Superior de la Judicatura, con documento di-

rigido a ~~[REDACTED]~~

y declaró que la firma puesta en este escrito es
suya.

[Firma manuscrita]

Firma del declarante

En Bogotá D.C. a

27 MAYO 2006

AUTORIZÓ ESTA DILIGENCIA EL SUSCRITO



**AUTENTICACIÓN DE FIRMA
MEDIANTE COMPARECENCIA PERSONAL**

(Art. 84 C.P.C. mod. Decr. 2282 de 1989, art. 1 mod. 36)

Ante el Notario Cuarenta y Uno (41) del círculo

de esta ciudad compareció personalmente:

~~Señor [REDACTED]~~

Identificado con C.C. ~~[REDACTED]~~

expedida en: ~~[REDACTED]~~ y tarjeta profesio-

nal de abogado(a) No. ~~[REDACTED]~~ del Consejo

Superior de la Judicatura, con documento di-

rigido a ~~[REDACTED]~~

y declaró que la firma puesta en este escrito es

suya.

[Firma manuscrita]

Firma del declarante

En Bogotá D.C. a

27 MAYO 2006

AUTORIZÓ ESTA DILIGENCIA EL SUSCRITO NOTARIO



PODER

El (los) INSTITUTO FINLAY. CENTRO DE INVESTIGACION-
PRODUCCION DE VACUNAS Y SUEROS

Domiciliados en Ave 27 No. 19805. La Coronela. La Lisa
Ciudad Habana. Cuba

Nombran por el presente a XIMENA CASTELLANOS A. y/o
MARGARITA CASTELLANOS A. abogadas con oficinas en la
Carrera 9 No. 93-09, Bogotá-Colombia para

y para obtener la protección de mi (nuestra) propiedad
Industrial y con este fin autorizamos a dichos apoderados para
que nos representen ante cualesquiera autoridades o personas
de los órdenes administrativo, contencioso -administrativo y
judicial en todo lo relacionado con los siguientes actos y
gestiones:

- a) Obtención de patentes de invención, modelos y dibujos
industriales; registro de marcas de fabrica, de servicio,
colectivas o defensivas y de denominaciones de origen,
depósito de nombres y enseñas comerciales; su
renovación, prórroga, inscripción de traspaso y cambio de
nombre o domicilio, cancelación voluntaria y el registro de
licencias de uso de esos derechos;
- b) Para la obtención de registros sanitarios;
- c) Acciones de oposición, observación, cancelación, nulidad,
medidas cautelares y en general los juicios civiles, penales,
administrativos o contencioso - administrativos que
promovamos o se nos promuevan.

Pudiendo en todos los actos y gestiones arriba mencionados
sustituir éste mandato, transigir, desistír, recibir, cancelar,
renunciar, aceptar notificaciones y nombrar apoderados
judiciales y extrajudiciales.

Dado y firmado hoy : 17 de Diciembre del 2004

en La Habana, Cuba


por Dra Concepción Campa Huergo
Presidenta-Directora General

(El notario debe suscribir el documento en la pagina siguiente)

(Se requiere legalización consular o mediante apostilla)

POWER OF ATTORNEY

I (we) the undersigned

Of

hereby grant(s) Power of Attorney to XIMENA
CASTELLANOS A. and /or MARGARITA CASTELLANOS a.
attorneys residing at Carrera 9 No. 93-09, Bogotá- Colombia,
to

and to obtain the protection of my (our Industrial Property, for
which purpose we authorize the said attorneys to represent us
before any authorities, or persons, specially those,
administrative, contentious and judicial, in all matters
concerning the following:

- a) Obtainment of patents, models and designs, registration of
trademarks, service, collective and defensive marks, and of
designations of origin; the deposit of trade names and
ensigns; its renewal, extension, recordal of assignments,
change of name or domicile, voluntary cancellation, and the
registration of licenses of use of the above rights;
- b) For the obtainment of Sanitary registrations;
- c) Actions of opposition, cancellation, nullity, infringement,
granting of licenses; and in general the civil, criminal and
administrative suits related to those rights; actions and
suits instituted by us or against us;

In all the above matters they may substitute this power of
attorney, compromise, desist, cancel, receive, renounce,
accept notifications and appoint attorneys in fact, in or out of
court.

Given and signed this

in

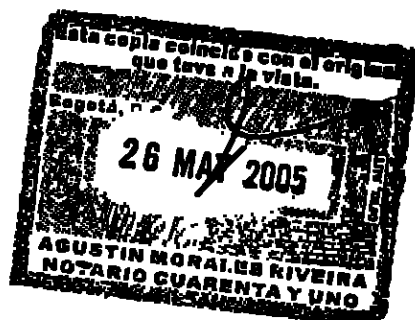
by

(Notary shall execute on the other side)

(Consular legalization or apostille is required)

ALVARO CASTELLANOS M. & CIA.

ABOGADOS COLOMBIA

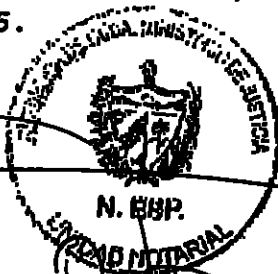


AUTENTICACION DE FIRMA

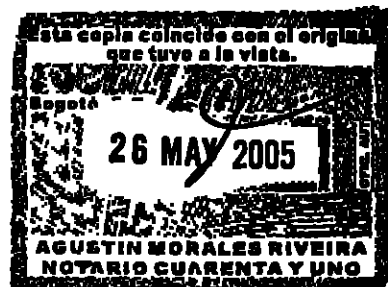
Licenciada **OLGA LIDIA PEREZ DIAZ**,
Notaria con competencia nacional y sede
en la Notaría Especial adscrita al
Ministerio de Justicia de la República
de Cuba, municipio Plaza de la
Revolución, en esta Ciudad.

Doy fe: De la autenticidad de la firma
que antecede de **CONCEPCIÓN CAMPA
HUERGO, PRESIDENTA Y DIRECTORA GENERAL
DEL INSTITUTO FINLAY, CENTRO DE
INVESTIGACION-PRODUCCIÓN DE VACUNAS Y
SUEROS**, por la semejanza que guarda
con la que acostumbra a usar en todos y
cada uno de sus actos.

Y para que así conste extendiendo la
presente nota en la Ciudad de La
Habana, República de Cuba, a 23 de
febrero del 2005.



N.ESP.
UNIDAD NOTARIAL





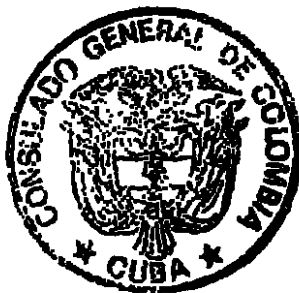
No.09/05

La Habana, Marzo 4 de 2005

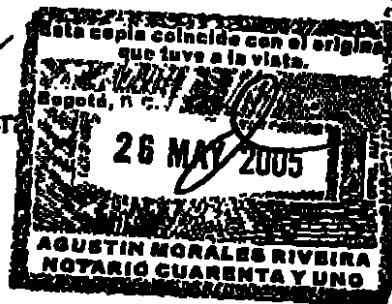
El suscrito Cónsul General de Colombia, vistos los documentos presentados por los interesados, CERTIFICA:

Que el Señor Fermín Orlando Acosta Faz, quien como funcionario de la Dirección de Asuntos Consulares y de Cubanos Residentes en el Exterior del Ministerio de Relaciones Exteriores de la República de Cuba autenticó la firma de la Licenciada Olga Lidia Pérez Díaz, Notaria con competencia nacional y sede en la Notaría Especial adscrita al Ministerio de Justicia de la República de Cuba, quien autenticó la firma de la signataria del poder precedente, ejercía en la fecha las funciones indicadas y su firma corresponde a la registrada en este Consulado; que el INSTITUTO FINLAY, CENTRO DE INVESTIGACION-PRODUCCION DE VACUNAS Y SUEROS es una entidad constituida de acuerdo con las leyes de Cuba y cumple su objeto conforme a las mismas; que la Doctora Concepción Campa Huergo, quien en su carácter de Presidenta-Directora General de la citada entidad confiere el poder precedente, es su representante legal en este país.

El Cónsul General de Colombia, no asume responsabilidad alguna por el contenido del documento.



Benjamín Higuita Rivera
Cónsul General



PAGADOS
IMPUESTO DE TIMBRE NACIONAL
DERECHOS FONDO ROTATORIO
TOTAL PAGADO

US\$ 9.00 (nueve dólares)
US\$ 100.00 (cien dólares)
US\$ 109.00 (ciento nueve dólares)

[illegible]

(12) SOLICITUD INTERNACIONAL PUBLICADA EN VIRTUD DEL TRATADO DE COOPERACIÓN
EN MATERIA DE PATENTES (PCT)

(19) Organización Mundial de la Propiedad
Intelectual
Oficina internacional



(43) Fecha de publicación internacional
10 de Junio de 2004 (10.06.2004)

PCT

(10) Número de Publicación Internacional
WO 2004/047805 A1

(51) Clasificación Internacional de Patentes⁷: A61K 9/127,
39/00

(21) Número de la solicitud internacional:
PCT/CU2003/000016

(22) Fecha de presentación internacional:
27 de Noviembre de 2003 (27.11.2003)

(25) Idioma de presentación: español

(26) Idioma de publicación: español

(30) Datos relativos a la prioridad:
2002-0292
27 de Noviembre de 2002 (27.11.2002) CU

(71) Solicitante (para todos los Estados designados salvo US):
INSTITUTO FINLAY. CENTRO DE INVESTIGA-
CION-PRODUCCION DE VACUNAS Y SUEROS.
[CU/CU]; Ave. 27 No.19805 e/ 198 y 202, La Coronela,
La Lisa, Ciudad de la Habana, Cuba., 11600 Ciudad de la
Habana (CU).

(72) Inventores; e

(75) Inventores/Solicitantes (para US solamente): PEREZ
MARTIN, Oliver, Germán [CU/CU]; Calle 66, No. 913
e/ 9 y 11, Playa, Ciudad de la Habana, Cuba., 11600
Ciudad de la Habana (CU). BRACHO GRANDO, Gus-
tavo, Rafael [CU/CU]; Calle 124 No.2509 entre 25 y
27, Marianao, Ciudad de la Habana, Cuba, 11500 Ciudad
de la Habana (CU). LASTRE GONZALEZ, Miriam,
de San Juan Bosco [CU/CU]; Calle 66 No. 913 e/ 9 y
11, Playa, Ciudad de la Habana, Cuba, 11600 Ciudad de
la Habana (CU). SIERRA GONZALEZ, Victoriano,
Gustavo [CU/CU]; Calle 158 No.3114 e/31 y 33, Playa,
Ciudad de la Habana, Cuba., 16017 Ciudad de la Habana
(CU). CAMPA HUERGO, Concepción [CU/CU]; Calle
19 No.21002 e/ 210 y 214, Atabey, Playa, Ciudad de la
Habana, Cuba., 12100 Ciudad de la Habana (CU). MORA
GONZALEZ, Nestor [CU/CU]; Avellaneda, Edif. 4 e/

Maceo y Villamil, Morón, Ciego de Avila., 222096 Ciudad
de la Habana (CU). BARBERA MORALES, Ramón,
Faustino [CU/CU]; Calle 210 No.1913 e/ 19 y 21 Rm.
Atabey, Playa, Ciudad de la Habana, Cuba, 12100 Ciudad
de la Habana (CU). DEL CAMPO ALONSO, Judith,
Mónica [CU/CU]; Calle 23 No. 508 Apto 3B e/ G y
H, Plaza, Ciudad de la Habana, Cuba., 10400 Ciudad de
la Habana (CU). RODRÍGUEZ RAMÍREZ, Tamara
[CU/CU]; Calle Céspedes No.110 e/ Calixto García y
Benito Anido, Regla, Ciudad de la Habana, Cuba, 11200
Ciudad de la Habana (CU). ZAYAS VIGNIER, Caridad
[CU/CU]; Calle 27 D No.12212 e/ 122 y 122 A, Marianao,
Ciudad de la Habana, Cuba., 11600 Ciudad de la Habana
(CU). GIL MARTÍNEZ, Danay [CU/CU]; Calle 158
No. 6522, La Lisa, Ciudad de la Habana, Cuba., 11600
Ciudad de la Habana (CU). TABOADA SUAREZ, Carlos
[CU/CU]; Calle 236 Edif. 128 apto. 10 e/ 35 B y 39,
San Agustín, La Lisa, Ciudad de la Habana, Cuba., Cuba
Ciudad de la Habana (CU).

(74) Mandatario: ACOSTA MARTÍNEZ, Ada; Ave. Ira No.
1001 esq. 10, Miramar, Playa, Ciudad de la Habana, Cuba,
11300 Ciudad de la Habana (CU).

(81) Estados designados (nacional): AE, AG, AL, AM, AT,
AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CH, CN, CO, CR,
CU, CZ, DE, DK, DM, DZ, EC, EE, ES, FI, GB, GD, GE,
GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR,
KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK,
MN, MW, MX, MZ, NI, NO, NZ, OM, PG, PH, PL, PT,
RO, RU, SC, SD, SE, SG, SK, SL, SY, TJ, TM, TN, TR,
TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VC, VN, YU, ZA, ZM, ZW.

(84) Estados designados (regional): patente ARIPO (BW, GH,
GM, KI, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZM, ZW),
patente euroasiática (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ,
TM), patente europea (AT, BE, BG, CH, CY, CZ, DE, DK,
EE, ES, FI, FR, GB, GR, HU, IE, IT, LU, MC, NL, PT, RO,
SE, SI, SK, TR), patente OAPI (BF, BJ, CF, CG, CI, CM,
GA, GN, GQ, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

[Continúa en la página siguiente]

WO 2004/047805 A1

(54) Title: METHOD OF OBTAINING COCHLEAR STRUCTURES, VACCINE COMPOSITIONS, ADJUVANTS AND INTER-
MEDIATES THEREOF

(54) Título: OBTENCION DE ESTRUCTURAS COCLEARES, COMPOSICIONES VACUNALES, ADYUVANTES Y SUS IN-
TERMEDIARIOS.

(57) Abstract: The invention relates to the field of immunology and, more specifically, to the branch relating to adjuvants and
vaccines. The invention relates to a method of obtaining cochlear structures from the outer membrane vesicles (bullae) of micro-
organisms, in order to use same as adjuvants or vaccines. The invention also relates to the method of obtaining said cochlear structures.

(57) Resumen: La presente invención se relaciona con el campo de la inmunología, específicamente con la rama de los adyuvantes y
las vacunas. El objetivo técnico que se persigue es obtener estructuras cocleares a partir de vesículas de membrana externa (ampollas)
de microorganismos, con el fin de emplearlas como adyuvantes o como vacunas en sí. La invención también se relaciona con el
método de obtención de las estructuras cocleares.

WO 2004/047805 A1**Publicada:****— con informe de búsqueda internacional**

*Para códigos de dos letras y otras abreviaturas, véase la sección
"Guidance Notes on Codes and Abbreviations" que aparece al
principio de cada número regular de la Gaceta del PCT.*

OBTENCIÓN DE ESTRUCTURAS COCLEARES, COMPOSICIONES VACUNALES, ADYUVANTES Y SUS INTERMEDIARIOS

Sector Técnico

- 5 La presente invención se relaciona con el campo de la Inmunología, específicamente con la rama de los adyuvantes y las vacunas.

Técnica Anterior

- En la búsqueda de vacunas eficientes, encontrar los antígenos adecuados, ha sido un reto a varias esferas del conocimiento que desbordan la Vaccinología. Después
10 que se cuenta con el antígeno apropiado, este muchas veces no es suficientemente inmunogénico o no induce la respuesta deseada para lo cual es necesario el uso de adyuvantes apropiados. Sigue siendo una necesidad, en estos días, encontrar nuevas vacunas para las enfermedades no protegidas, mejorar las existentes, así como contar con potentes adyuvantes para su uso en vacunas de nueva generación
15 y múltiples. La obtención de vacunas que admitan la inclusión de varios antígenos y que sean efectivas tanto en adultos como en niños, y más aún, en recién nacidos y la búsqueda de adyuvantes funcionales a nivel mucosal con capacidad de resistir el pH ácido del estómago, continúa siendo un reto para los vacunólogos

- La Inmunización mucosal cada día cobra más auge pues muchos microorganismos entran por esta vía. La vía mucosal presenta varias particularidades entre las que se
20 encuentran: la existencia de un sistema mucoso común (capacidad de inducir respuestas locales y a distancia, por aplicación mucosal) y el hecho de que la Ig (inmunoglobulina) A es el principal anticuerpo asociado con su protección.

- Entre las ventajas de la Inmunización mucosal se encuentran su fácil administración,
25 se evita el uso de jeringuillas, menor costo de producción; es menos reactógena y por ello, más segura con respecto a las vacunas parenterales y la inducción de respuestas tanto mucosales como sistémicas.

- La Inmunización mucosal, sin embargo, tiene que atravesar varias barreras. Entre ellas se encuentran: la acidez del estómago que alcanza pH ácidos extremos; la
30 basicidad del duodeno y el peristaltismo del tubo digestivo, que junto a lo localizado de los órganos inductores a nivel mucosal con sus células M, especializadas en el muestreo de los antígenos, disminuye la posibilidad de encuentro con los antígenos vacunales. Los cilios y la formación de mucus en los órganos mucosales

respiratorios también interfieren con el muestreo de los antígenos vacunales por las células M.

Las estrategias actuales para evitar el contacto del antígeno con un pH ácido son la aplicación de las vacunas en soluciones acuosas bicarbonatadas alejados de los alimentos, para disminuir la acidez del estómago y producir un tránsito rápido por el estómago (Benítez JA *et al.*, Infect and Immun 1999,67(2):539-545) o el recubrimiento del antígeno con agentes resistentes a los ácidos, como puede ser el caso de los liposomas.

En la actualidad son bien conocidos los métodos para preparar liposomas y encapsular materiales liposolubles y sólidos (Schneider U. S. Pat. No. 4, 089, 801, Ash *et al.*, U. S. Pat. No. 4, 448, 765 y Miller *et al.*, U. S. Patent No. 4, 133, 874). Entre los principales problemas que presenta la encapsulación de fármacos en liposomas se encuentran: su poca estabilidad en pruebas de estante; la liberación del material encapsulado; la reducción de la eficacia de las drogas; la susceptibilidad a las condiciones ambientales adversas, la digestión en el tracto gastrointestinal y la no fusión directa con las membranas celulares (<http://www.BDSIAdvantages.htm>). Por otra parte, los liposomas son estructuras poco estables y generalmente no pueden ser liofilizados, aspecto éste, que ha sido resuelto por la formación de estructuras cocleares.

Los cocleatos son estructuras multilaminares lipídicas enrolladas sobre sí mismas en formas de caracol. La obtención de cocleatos a partir de la fusión de liposomas unilaminares y empleando cationes divalentes es bien conocido (D. Papahadjopoulos *et al.*, Biochem. Biophys. Acta, 1975; 394:483). Este procedimiento ha sido modificado para la formación de una suspensión de vesículas lipídicas multilaminares conteniendo y rodeadas por el antígeno. Este es convertido en vesículas lipídicas proteicas unilaminares pequeñas por sonicación bajo nitrógeno, para en presencia de iones divalentes formar los cocleatos (Gould-Fogerite *et al.* U. S. Pat. No 5, 643, 574, July 1, 1997). Estos métodos se encuentran resumidos en la Fig. 1.

Los cocleatos y otras microestructuras autoensambladas se han empleado para la administración de agentes terapéuticos (Yager, *et al.* U. S. Pat. No. 5, 851, 536, December 22, 1998, Gould-Fogerite, *et al.* U. S. Pat. No. 5, 994, 318, November 30, 1999 y Yager, *et al.* U. S. Pat. No. 6,180,114, January 30, 2001) incluyendo

formulaciones de codelatos conteniendo adyuvantes, (Gould-Fogerite, *et al.* U. S. Pat. No. 5, 994, 318, November 30, 1999). No obstante, tanto los liposomas como los codelatos requieren partir obligatoriamente de lípidos negativos y en ocasiones de colesterol, ambos generalmente de procedencia animal y de alto costo (Mannino, *et al.* U. S. Pat. No 4, 663, 161. May 5, 1987), que cada vez son menos aceptados por las regulaciones farmacéuticas y preferentemente incluyen una proteína purificada de microorganismos o un péptido para el caso vacunal. Además, vale la pena señalar que el empleo de codelatos como adyuvantes por sí solos o la inclusión en ellos de otros activadores de señales importantes en la inducción de la respuesta inmune, tales como patrones moleculares asociados a patógenos (estructuras conservadas filogenéticamente para las cuales existen receptores en los hospederos y que son reconocidas como señales de peligro por la respuesta innata del mismo) no han sido previamente considerados.

Divulgación de la Invención

El objeto de la presente invención es la obtención de una nueva estructura codelar a partir de vesículas de membrana externa (ampollas) provenientes de organismos vivos, la cual presenta propiedades adyuvantes y vacunales debido a sus características proteicas y lipídicas particulares, así como por los patrones moleculares asociados a patógenos incluidos. Las estructuras codelares una vez formadas son homogenizadas en su tamaño para hacerlas más efectivas inmunológicamente.

Las estructuras codelares de la presente invención se diferencian, en tanto que, a pesar de su composición proteolipídica hasta el momento no ensayado por otros autores, logran autoensamblarse y dar lugar a estructuras enrolladas en sí mismas en forma de caracol. La composición proteica y lipídica de las estructuras codelares dependerán del microorganismo de donde procedan las vesículas de membrana externa, es decir, dependerá de las características de las proteínas de su membrana. De igual forma, las mencionadas estructuras contienen concentraciones de patrones moleculares asociados a patógenos, entre el 1-7% con relación a la concentración de proteínas, provenientes de la membrana del microorganismo en cuestión, insertados y no libres en las mismas. Estos patrones, además pueden ser purificados de otros microorganismos y adicionados para constar con varios patrones en una misma estructura. Los patrones adicionados más los existentes

tienen que encontrarse, con respecto a las proteínas, en una relación total entre el 1-30% en relación a la concentración de proteínas. Uno de los patrones moleculares asociados a patógenos incorporados durante la formación de las estructuras cocleares fue el lipopolisacárido de *Vibrio cholerae* o de *N. meningitidis* (ejemplo 20).

- 5 Las estructuras cocleares de la invención permitieron la inducción de una respuesta preferentemente celular y por ello efectiva en lactantes, mostraron propiedades de termo resistencia, así como de ácido y básico resistencia y por tanto fueron efectivos por vía mucosal (ejemplos 2, 4, 6, 8 y 10). Estas propiedades fueron útiles para el diseño de adyuvantes heterólogos (adyuvantes empleados para potenciar vacunas diferentes a las que dieron origen a las vesículas de membrana externa) y vacunas homólogas (vacunas contra el microorganismo de donde provienen las vesículas de membrana externa) empleando las mencionadas estructuras.

- 10 Con relación a la composición vacunal ensayada con dicha estructura es importante señalar que las respuestas séricas fueron superiores a las obtenidas empleando la vacuna basada en vesículas de membrana externa adyuvada en alúmina conocida en el mercado, VA-MENGOC-BC®, en varios tiempos, e indujeron además, IgA específica al ser aplicadas por vía mucosal. Así mismo, las estructuras cocleares estimularon los linfocitos CD8, una parte importante de la respuesta inmune frente a organismos intracelulares.

- 15 La acción adyuvante de las estructuras cocleares fue evaluada a través de varios ensayos. Entre ellos se encuentran: la producción de IL12 en la línea histiocitaria humana U937 (ejemplo 11) y la producción de óxido nítrico en la línea macrofágica murina J774, en ausencia de otros estímulos (ejemplos 13); la estimulación de células dendríticas humanas (ejemplo 15) y la reducción de las induraciones de las lesiones del reto con *Leishmania major* en ratones inmunizados con las estructuras cocleares conteniendo antígenos de este protozoo (ejemplo 16).

- 20 Las estructuras cocleares de la invención hacen a la vacuna final o al adyuvante inducir "*in vivo*" respuestas más tempranas, potentes y duraderas, mientras que "*in vitro*" se observa la inducción eficiente de mediadores involucradas con la inducción de un patrón celular y buena estimulación de células presentadoras de antígenos profesionales (células dendríticas) (ejemplos 11, 13 y 15).

- 30 Otro objeto de esta invención es el empleo de las vesículas de membrana externa, que constituyen el punto de partida para la obtención de las estructuras cocleares,

como vacunas en sí mismas o como adyuvantes heterólogos, de esta manera que la eliminación de la adsorción en hidróxido de aluminio no limite la capacidad inmunogénica de las mismas, considerando que no se ha explorado suficientemente la capacidad de las vesículas de membrana externa por sí solas para inducir respuestas parenterales.

Dichas vesículas se definen como nanoesferas autoensambladas, constituidas por una bicapa lipídica con proteínas y polisacáridos insertados en la misma. Estas pueden extraerse de cualquier patógeno y presentar diferentes patrones moleculares asociados a los mismos (particularmente lipopolisacárido, peptidoglicano, lipoproteína, ácido telcoico, flagelina o lipofosfoglicano). El lipofosfoglicano y el lipopolisacárido fueron obtenidos de *Leishmania major* y *N. meningitidis* o *Salmonella typhi*, respectivamente, durante el proceso de obtención de las vesículas de membrana externa donde quedan insertados en las mismas y nunca libres en proporciones entre 1 y 7% del peso proteico.

Como vacuna, las vesículas de membrana externa extraídas de *Salmonella typhi* o de *N. Meningitidis* B indujeron respuesta de IgA por vía nasal y buena respuesta inmunológica por vía parenteral. (ejemplos 3, 5, 7, 12 y 14).

La acción adyuvante de las vesículas de membrana externa fue evaluada a través de varios ensayos. Entre ellos se encuentran: la producción de IL12 en la línea histiocitaria humana U937 (ejemplos 12) y la producción de óxido nítrico en la línea macrofágica murina J774 en ausencia de otros estímulos (ejemplos 14); la potenciación de la respuesta celular (incremento de IgG2a) por la conjugación de polisacáridos a vesículas de membrana externa de *N.meningitidis* en comparación con su unión a toxoide tetánico (ejemplo 18) y la potenciación de la respuesta de anticuerpos anti polisacárido VI de *S. typhi* por conjugación con vesículas de membrana externa procedente de la misma bacteria (ejemplo 19).

El empleo de estructuras cocleares y vesículas de membrana externa como adyuvantes o vacunas logró inesperadamente la potenciación de la respuesta inmune inducida por dosis previas de vacunas o por contacto con el germen natural. Es importante señalar que estas últimas ocurrieron por vías diferentes con respecto a la empleada para la administración de las estructuras cocleares o vesículas (ejemplo 22).

La Invención también incluye el método de obtención de las estructuras cocleares a partir de vesículas de membrana externa de organismos vivos. Para ello se realiza la siguiente secuencia de pasos: En primer lugar se purifica la membrana externa estructurada en forma de vesículas a partir de microorganismos o células vivas, por cualquiera de los métodos bien conocidos por una persona experta. Preferiblemente los métodos revelados en EP 301992, US 5,597,572, EP 11243 o US 4,271,147, Zollinger *et al.* (J. Clin. Invest. 1979, 63:836-848), Frederikson *et al.* (NIPH Annals 1991, 14:67-80), Sauders *et al.* (Infect. Immun. 1999, 67:113-119), Drabick *et al.* (Vaccine 2000, 18:160-172), WO 01/09350 o EP 885800077.8 y US 5,597,572 son usados. De manera tal que finalmente las vesículas de membrana externa contengan entre un 1% y un 7% de lipopolisacárido completamente insertado en las vesículas. A partir de estas se prepara una solución con una concentración de proteínas totales presentes en la vesícula entre 3 y 6 mg/mL; pero incrementando la concentración de detergente (no iónico) hasta 8-12 veces la concentración de proteínas para la completa disolución de dichas vesículas. Esta solución es posteriormente esterilizada por filtración a través de una membrana con tamaño de poro de 0,2 μm , donde también se eliminan los agregados de vesículas de membrana externa no disueltos. Luego se realiza una diálisis rotacional o filtración tangencial. La diálisis se realiza durante 24 h contra una solución que contiene concentraciones adecuadas de un ión multivalente (particularmente, Ca^{2+} , Zn^{2+} o Mg^{2+} en concentraciones entre 2,5 y 6,5 mM) en condiciones tamponadas a pH 7,4 $\pm$ 0,2. Finalmente, a las estructuras cocleares obtenidas se les realiza un tratamiento mecánico (particularmente, sonicación en baño de agua temperada a entre 15 °C y 25°C durante 45 min.) para homogeneizar el tamaño de las partículas.

Esta metodología permite la obtención de estructuras cocleares de forma efectiva y rápida, las cuales contienen múltiples proteínas y lípidos de la membrana externa del microorganismo empleado, así como patrones moleculares asociados a patógenos obtenidos de forma natural. Estas estructuras muestran una elevada estabilidad e inmunogenicidad.

Por otro lado, es posible la incorporación de nuevos antígenos en la mencionada estructura durante su proceso de obtención de forma sencilla y eficiente. Los nuevos antígenos son adicionados a la suspensión de vesículas de membrana externa preparada para la obtención de estas estructuras, luego de incrementar la

concentración de detergentes y previo a la adición de los iones multivalentes durante el proceso de diálisis. Entre los antígenos posibles a adicionar se encuentran sacáridos, lipoproteínas, glicoproteínas, péptidos, conjugados y ácidos nucleicos. Estos tienen que encontrarse en una proporción de 0,2-2,7 µg por cada 3-9 µg de proteínas. Por otro lado es también posible la incorporación de otros patrones moleculares asociados a patógenos para estimular eficientemente la respuesta innata y adquirida, lo que permite su utilización eficiente como adyuvante heterólogo. Particularmente se incluyó lipopolisacárido de *Vibrio cholerae*, amastigotes o promastigotes de *Leishmania mayor*, los que permitieron inducir respuestas celulares y de anticuerpos contra ellos. También, se incorporó DNA plasmídico conteniendo proteína verde fluorescente y se enfrentó a líneas macrofágicas evaluando posteriormente su presencia intracelular por fluorescencia. Particularmente también, se incorporó un alérgeno proveniente a *Dermatophagoides siboney* y se determinó la inducción de respuesta celular contra el mismo (ejemplos 16 y 17).

El empleo de organismos vivos como fuente de materia prima para la obtención de estructuras cocleares no había sido descrito previamente. De igual manera no se conocía el procedimiento para lograr incorporar en las estructuras cocleares uno o varios patrones moleculares asociados a patógenos como en el caso de la presente invención.

Ejemplos de Realización

Ejemplo 1. Obtención de las estructuras cocleares.

Se partió de las vesículas de membrana externa obtenidas por los métodos descritos en EP 885900077.8 o US 5,597,572. Estas son resuspendidas en solución buffer de Tris-EDTA con 0.5% de desoxicolato de sodio. La concentración de proteínas de la suspensión se determinó usando la metodología de Lowry modificado según Peterson (Analyt. Biochem. 83, 346, 1977). El contenido de fosfolípidos que forman las vesículas fue determinado mediante la determinación de fósforo inorgánico (Bartlett, J Biol. Chem. 234, 466, 1959). Tanto la concentración de proteínas como la concentración de fosfolípidos fue empleada para establecer las condiciones óptimas y las cantidades de detergentes necesarios para la formación de las estructuras cocleares. Se preparó una solución con las vesículas ajustada a una concentración final proteica de 5-8 mg/mL en tampón Tris-EDTA conteniendo desoxicolato de sodio

en una cantidad de 6 a 15 veces la cantidad total de proteínas. Esta solución fue filtrada directamente en el dispositivo de diálisis a través de un filtro con tamaño de poro de 0,2 μ m. La diálisis fue realizada por agitación rotacional durante 24 h con cambio continuo y lento del tampón de diálisis. Esta última solución consistió en NaCl 50-150 mM, Imidazol 1-4 mM, HEPES 3-5 mM y CaCl 2-7 mM en H₂O preparada bajo condiciones de esterilidad que fueron conservadas durante todos los pasos. La formación de estructuras cocleares fue comprobada por la formación de un precipitado blanco y posterior observación microscópica tanto óptica como electrónica. La concentración de proteínas y fosfolípidos fue nuevamente estimada y ajustada para los posteriores ensayos. Las propiedades físico-químicas de las proteínas incluidas en las estructuras cocleares fueron chequeadas y comparadas con las vesículas mediante electroforesis en geles de poliacrilamida teñidos con Azul de Coomassie. Adicionalmente la integridad estructural de estas fue chequeada y comprobada por medio de la metodología de Western Blot (Fig. 2-4).

Ejemplo 2. Respuestas inducidas en ratones por las estructuras cocleares en comparación con la vacuna, VA-MENGOC-BC®.

Ratones Balb/c fueron inmunizados por vía intramuscular con 12 μ g de proteínas por ratón en 2 dosis espaciadas 21 días de VA-MENGOC-BC® o estructuras cocleares.

Los animales fueron sangrados en los tiempos representados después de la 2^{da} dosis y las respuestas séricas de IgG anti vesículas de membrana externa fueron evaluadas por ELISA. Se observaron diferencias significativas ($p < 0.05$) entre las respuestas inducidas por las estructuras cocleares y la vacuna, siempre a favor del primero, en los tiempos 17, 27 y 180 días después de la 2^{da} dosis (Fig. 5).

Ejemplo 3. Respuestas inducidas en ratones por las vesículas de membrana externa en comparación con la vacuna, VA-MENGOC-BC®, por vía parenteral.

Ratones Balb/c fueron inmunizados por vía intramuscular con 12 μ g de proteínas por ratón en 2 dosis espaciadas 21 días de VA-MENGOC-BC® o vesículas de membrana externa. Los animales fueron sangrados en los tiempos representados después de la 2^{da} dosis y las respuestas séricas de IgG anti vesículas fueron evaluadas por ELISA. No se observaron diferencias significativas ($p < 0.05$) entre las respuestas inducidas por las vesículas y la vacuna. Estos resultados apoyan la utilidad de las vesículas de membrana externa como vacunas por sí solas (Fig. 6).

Ejemplo 4. Efectividad de la inmunización nasal (IN) o gástrica (IG) con estructuras cocleares.

Ratones Balb/c fueron Inmunizados por vía Intranasal (IN) o Intragástrica (IG) con 100 ó 12 µg de proteínas por ratón en 2 dosis espaciadas 21 días, respectivamente. Los animales fueron sangrados en los tiempos indicados después de la 2 dosis y las respuestas séricas de IgG anti vesículas fueron evaluadas por ELISA. Se indujeron buenas respuesta de IgG anti vesículas de membrana externa con ambas concentraciones de estructuras cocleares por vía IG e IN, lo que implica la inducción de buenas respuestas sistémicas por Inoculación mucosal (Fig. 7).

Ejemplo 5. Efectividad de la inmunización nasal (IN) con vesículas de membrana externa.

Ratones Balb/c fueron Inmunizados por vía IN 12 µg de proteínas por ratón en 2 dosis espaciadas 21 días. Los animales fueron sangrados en los tiempos indicados después de la 2 dosis y las respuestas séricas de IgG anti vesículas fueron evaluadas por ELISA. Se indujeron buenas respuestas de IgG anti vesículas por vía IN, lo que implica la inducción de buenas respuestas sistémicas por Inoculación nasal (Fig. 8).

Ejemplo 6. Efectividad de estructuras cocleares aplicados por vía nasal (IN) o gástrica (IG) en Inducir IgA en saliva.

Ratones Balb/c fueron Inmunizados por vía IN o IG con 100 ó 12 µg de proteínas por ratón, respectivamente, en 2 dosis espaciadas 21 días. En los animales se tomó la saliva 9 días después de la última dosis y las respuestas de IgA anti vesículas de membrana externa fueron evaluadas por ELISA. Se indujeron significativas respuestas de IgA anti vesículas por vía IN y un se indujo un ligero pero importante incremento de IgA anti vesículas por vía IG (Fig. 9).

Ejemplo 7. Efectividad de las vesículas de membrana externa aplicados por vía nasal (IN) en Inducir IgA en saliva.

Ratones Balb/c fueron inmunizados por vía IN con 12 µg de proteínas por ratón en 2 dosis espaciadas 21 días. En los animales se tomó la saliva 9 días después de la

última dosis y las respuestas de IgA anti vesículas fueron evaluadas por ELISA. Se indujo significativa respuesta de IgA anti vesículas por vía IN (Fig. 10).

Ejemplo 8. Subclases de IgG anti vesículas de membrana externa en suero Inducidas por la inmunización con las estructuras cocleares.

Ratones Balb/c fueron inmunizados por las vías intranasal (IN), intragástrica (IG) o intramuscular (IM). IN fue con 100 y el resto con 12 µg de proteínas ratón de estructuras coqueares en dos dosis espaciadas 21 días. Se empleó VA-MENGOC-BC® como control positivo IM con 12 µg. Los animales fueron sangrados a los 21 días después de la segunda dosis y los títulos de IgG1 e IgG2a en suero fueron analizados por ELISA. En todos los casos (excepto en los controles negativos) se indujeron títulos significativos ($p < 0,05$) de IgG2a siendo estos más elevados cuando las estructuras coqueares se administraron por vía nasal. Esto indica la inducción de un patrón de anticuerpos IgG de tipo celular Th1 y sobre todo por vía nasal (Fig. 11).

Ejemplo 9. Subclases de IgG en suero Inducidas por la inmunización con las vesículas de membrana externa (VME).

Ratones Balb/c fueron inmunizados por diferentes vías con 12 µg de proteínas por ratón de vesículas de membrana externa, en dos dosis espaciadas 21 días, por vía intranasal (IN) o intramuscular (IM). Se aplicó la vacuna VA-MENGOC-BC® IM en igual concentración como control positivo. Los animales fueron sangrados a los 21 días después de la segunda dosis y los títulos de IgG1 e IgG2a anti VME en suero fueron analizados por ELISA. En todos los casos se indujeron títulos significativos de IgG2a por las vesículas de membrana externa indicando la inducción de un patrón de anticuerpos IgG de tipo celular Th1. No fue así en los controles negativos IM o IN. Una total inversión del patrón se observó por vía IN donde casi toda la respuesta fue a base de IgG2a (Fig. 12).

Ejemplo 10. Termo y ácido resistencia de las estructuras coqueares formados a partir de vesículas de membrana externa.

La termo resistencia fue evaluada a través de la exposición a 60 °C por 7 días de las muestras. La ácido resistencia se evaluó a través de la exposición de las estructuras

cocleares a pH 1 por 45 min. Posteriormente, las muestras tratadas y el control fueron empleados para inmunizar ratones Balb/c con 2 dosis de 12 µg de proteínas por ratón cada una, espaciadas 14 días, por vía intramuscular. Los ratones fueron sagrados a los 28 días de iniciado el experimento y los sueros mantenidos individualmente a -20 °C hasta su uso. Como puede observarse no hubo diferencias significativas ($p > 0,5$) entre las respuestas de IgG anti vesículas de membrana externa inducidas en cada animal y grupo (Fig. 13).

Ejemplo 11. Producción de IL12 por la línea celular U937 estimulada con estructuras cocleares en ausencia de otro estímulo.

Las células U937 fueron cultivadas en RPMI 1640 suplementados con gentamicina a 50 µg/mL, L-glutamina (2 mM), piruvato de sodio (1 mM), HEPES [4-(2-hidroxietil)-1-piperazinetanosulfónico ácido]] (15 mM) y con 10% de suero bovino fetal (Sigma). Estas fueron diferenciadas a macrófagos por tratamiento con PMA (forbol miristato acetato) y se sembraron en placas de cultivo de fondo plano de 24 pozos a razón de 5×10^5 células / pozo. Luego de 24 h se les añadió las estructuras cocleares a razón de 250 ng/mL en medio de cultivo. Luego de 24 h de estimulación los sobrenadantes fueron recolectados y se determinó la presencia de IL12 mediante un ELISA de tipo sándwich. Se observó la producción de IL12 por las células U937 estimuladas con las estructuras cocleares (Fig. 14).

Ejemplo 12. Producción de IL12 por la línea celular U937 estimulada con vesículas de membrana externa (VME) en ausencia de otro estímulo.

Las células U937 fueron cultivadas en RPMI 1640 suplementados con gentamicina a 50 µg/mL, L-glutamina (2 mM) piruvato de sodio (1 mM), HEPES [4-(2-hidroxietil)-1-piperazinetanosulfónico ácido]] (15 mM) y con 10% de suero bovino fetal (Sigma). Estas fueron diferenciadas a macrófagos con tratamiento con PMA (forbol miristato acetato) y se sembraron en placas de cultivo de fondo plano de 24 pozos a razón de 5×10^5 células / pozo. Luego de 24 h se les añadió las vesículas de membrana externa a razón de 250 ng/mL en medio de cultivo. Luego de 24 h de estimulación los sobrenadantes fueron ensayados para la presencia de IL12 mediante un ELISA de tipo sándwich. Se observó la producción de IL12 por las células U937 estimuladas con las vesículas de membrana externa (Fig. 15).

Ejemplo 13. Producción de óxido nítrico por la línea macrofágica murina J774 estimuladas con estructuras cocleares en ausencia de otro estímulo.

Las células J774 fueron cultivadas en medio DMEN suplementado con gentamicina a 50 µg/mL, L-glutamina (2 mM), piruvato de Sodio (1 mM), HEPES (15 mM) y con 10% de suero bovino fetal (Sigma), previamente inactivado a 56 °C durante 30 min. Se sembraron en placas de cultivo de fondo plano de 96 pozos a razón de 1×10^5 células / pozo y se incubaron por 24 horas a 37 °C y 5% de CO₂. Posteriormente, las células adherentes fueron incubadas con 200 µL de DMEN y las estructuras cocleares a 250 ng/mL. Se incluyeron también variantes incubadas con L-NMMA (1µM), inhibidor de la ruta de producción del óxido nítrico. A las 24 y 48 h se colectaron los sobrenadantes los cuales fueron analizados para el contenido de nitritos mediante la reacción de Greiss (Rockets, KA *et al.*, Infect. Immun., 1992, 60:3725-3730). Se observó una significativa producción de óxido nítrico por las células incubadas con las estructuras cocleares. Esta producción fue inhibida empleando el L-NMMA (Fig. 16).

Ejemplo 14. Producción de óxido nítrico por la línea macrofágica murina J774 estimuladas con vesículas de membrana externa (VME) en ausencia de otro estímulo.

Las células J774 fueron cultivadas en DMEN suplementado con gentamicina a 50 µg/mL, L-glutamina (2 mM), piruvato de (1 mM), HEPES (15 mM) y con 10% de suero bovino fetal (Sigma), previamente inactivado a 56 °C durante 30 min. Se sembraron en placas de cultivo de fondo plano de 96 pozos a razón de 1×10^5 células / pozo y se incubaron por 24 h a 37 °C y 5% de CO₂. Posteriormente, las células adherentes fueron incubadas con 200 µL de DMEN y las vesículas de membrana externa a 250 ng/mL. Se incluyo también variantes incubadas con L-NMMA (1µM), inhibidor de la ruta de producción del óxido nítrico. A las 24 y 48 h se colectaron los sobrenadantes, los cuales fueron analizados para el contenido de nitritos mediante la reacción de Greiss (Rockets, K. A *et al.*, Infect. Immun., 1992, 60:3725-3730). Se observó una significativa producción de óxido nítrico por las células incubadas con las vesículas de membrana externa, superior a la inducida por

el LPS empleado como control. Esta producción fue inhibida por el L-NMMA (Fig. 17).

Ejemplo 15. Estimulación de células dendríticas humanas por las estructuras cocleares.

- 5 La sangre fue extraída y las células mononucleares periféricas fueron purificadas por ficoll. Las células fueron cultivadas razón de 10×10^6 células por mL en presencia de LPS o estructuras cocleares y se determinó la activación de las células dendríticas por Citometría de Flujo. Como puede observarse en la Fig. 18, se activaron las células dendríticas medido a través de la expresión de moléculas coestimuladoras
- 10 (CD40, CD80 y CD86) y se incrementó la expresión de moléculas MHC. Esto demuestra el carácter adyuvante de estas estructuras.

Ejemplo 16. Reducción de las Induraciones en Balb/c Inmunizados con estructuras cocleares conteniendo amastigotes de *Leishmania major* y retados con el mismo protozoo.

- 15 La inclusión de amastigotes de *L. major* se realizó incluyendo los antígenos semipurificados en los primeros pasos de formación de las estructuras cocleares. La cantidad de detergentes fue ajustada de acuerdo a la cantidad de proteínas totales y la concentración de proteínas totales fue ajustada para mantenerla en un rango de
- 20 5-6 mg/mL. La relación entre proteínas vesiculares y de los nuevos antígenos incluidos fue de 12/1. La formación de las estructuras cocleares fue chequeada por microscopía óptica y electrónica. La inclusión de proteínas de *L. major* fue también verificada mediante electroforesis en geles de poliacrilamida teñidos con Azul Coomassie. Ratones Balb/c fueron inmunizados con 12 µg de las estructuras
- 25 cocleares con 2 dosis espaciadas 21 días por vía Intramuscular en la pata de la extremidad posterior izquierda. A los 21 días de la segunda dosis los ratones fueron infectados con 3×10^6 promastigotes en la misma extremidad de la Inmunización. Los promastigotes fueron obtenidos de la fase estacionaria de cultivos realizados en medio DMEN sobre medio sólido agar-sangre. El volumen de las lesiones fue
- 30 estimado semanalmente a partir de la 4^{ta} semana luego de la infección. Se observó una reducción significativa del tamaño de las lesiones en el grupo inmunizado con las estructuras cocleares conteniendo antígenos de *L. major*. Esto demuestra el carácter adyuvante de esta estructura (Fig. 19).

Ejemplo 17. Inclusión de DNA plásmidico con la proteína verde fluorescente.

Plásmidos conteniendo el gen de la proteína verde fluorescente bajo el promotor CMV purificados fueron incluidos en la solución inicial de obtención de las
5 estructuras cocleares siguiendo los mismos pasos de obtención que en el ejemplo 1. La relación plásmido / proteínas vesiculares fue ajustada a 1/100. La inclusión de los plásmidos fue chequeada mediante electroforesis en agarosa al 1% de las estructuras cocleares previamente incubados a 37 °C por 30 min. luego de agregar EDTA hasta 2 mM para provocar la liberación del plásmido del interior de estos. Los
10 geles fueron teñidos con Bromuro de Etidio y fueron observados bajo luz ultravioleta. Sólo se observaron presencia de plásmido en las estructuras cocleares que los contenían luego de ser tratadas con EDTA. Posteriormente se desarrolló un ensayo de transfección en la línea celular J774 con estas estructuras. Luego de 2 h de incubación las estructuras cocleares fueron eliminadas del medio de cultivo. La
15 observación bajo fluorescencia de las células 24 h más tarde arrojó la presencia de numerosas células con señales fluorescentes en el citoplasma.

Ejemplo 18. Potenciación de respuesta celular por conjugación a vesículas de membrana externa.

El polisacárido (PsC) del serogrupo C de *Neisseria meningitidis* fue conjugado al
20 toxoide tetánico (TT) o a vesículas de membrana externa (VME) de *N. meningitidis* serogrupo B. Ratones Balb/c fueron inmunizados con 3 dosis intraperitoneales (0, 14 y 28 días) que contenía 10 µg de PsC conjugados. Los animales fueron sangrados antes y a los 42 días de iniciado la inmunización. En el suero se determinaron las respuestas de IgG y sus subclases. La mayor respuesta de IgG2a encontrada en el
25 grupo conjugado a vesículas de membrana externa es indicativo de una mejor respuesta celular inducida que cuando se conjugó con toxoide tetánico (TT) (Fig. 20).

30

Ejemplo 19. Potenciación de respuesta de anticuerpos anti polisacárido VI por conjugación.

El polisacárido VI de *Salmonella typhi* fue conjugado vesículas de membrana externa (VME) de *S. typhi*. Ratones Balb/c fueron inmunizados con 2 dosis intraperitoneales (0 y 28 días) que contenía 10 µg de VI. Los animales fueron sangrados antes y a los 42 días. En el suero se determinaron las respuestas de IgG y sus subclases. La conjugación incrementa y positiviza la respuesta contra el VI y se detecta respuesta de IgG2a (Fig. 21).

Ejemplo 20. Posibilidad de inclusión de diferentes concentraciones de patrones moleculares asociados a patógenos en las estructuras cocleares.

Para la inclusión en las estructuras cocleares de diferentes concentraciones de patrones moleculares asociados a patógenos se ensayaron diferentes cantidades de LPS de *Neisseria meningitidis* B. Las relaciones LPS / proteínas que se emplearon para la inmunización de los ratones fueron: 0.05/12; 0.5/12; 1/12 y 2/12. La formación de las estructuras cocleares fue chequeada por microscopía óptica determinándose la relación 1/12 como la máxima relación en la que se puede incluir el LPS sin afectar la formación de las estructuras cocleares. Cantidades mayores afectan visiblemente la formación de las estructuras conduciendo a la formación de agregados. Todas las variantes obtenidas fueron inmunizadas en ratones Balb/c con dos dosis, espaciadas 21 días, de 12 µg de proteínas por ratón. Los títulos de IgG anti vesículas de membrana externa (VME) fueron determinados no encontrándose diferencias entre los títulos inducidos por las diferentes variantes, pero garantiza la posibilidad de incorporar diferentes LPS en estas estructura (Fig. 22).

Ejemplo 21. Efectividad del método propuesto para los pasos finales en la producción de las estructuras cocleares.

Estructuras cocleares tratadas por sonicación (Tto) suave en baño de agua durante 45 min. a 20 °C y no tratadas fueron empleadas. Ratones Balb/c fueron inmunizados por vía intranasal con 100 µg de proteínas por ratón en 2 dosis espaciadas 21 días. En los animales se tomó la saliva 9 días después de la última dosis y las respuestas de IgA anti vesículas de membrana externa (VME) fueron evaluadas por ELISA. La respuesta inmunológica fueron significativamente más tempranas u duraderas en los animales inmunizados con las estructuras tratadas según muestra la figura 23.

Ejemplo 22. Respuesta de IgA anti vesículas de membrana externa en suero, saliva y vagina inducida por Inmunización parenteral y mucosal de animales, evaluada por ELISA.

Ratones Balb/c fueron Inmunizados con 2 ó 3 dosis de vesículas de membrana externa (VME) por vía nasal (IN), 3 dosis de vacuna (VA-MENGOC-BC®) intramuscular (IM) como control y la combinación de 1 dosis de vacuna IM y 2 dosis IN. Cada ratón recibió 12 µg de proteínas en los tiempos 0, 21 y 42. Los sueros fueron tomados a 15 días y la saliva y el fluido vaginal a 9 días de la última dosis. Los resultados fueron evaluados por ELISA. Como puede observarse la Inmunización nasal induce ligeros incrementos de IgA a nivel sérico no siendo así por la Inmunización IM con la vacuna. La respuesta mucosal fue dependiente del número de dosis, es decir 2 dosis no indujeron y 3 dosis si indujeron respuesta de IgA anti vesículas de membrana externa. Por último 2 dosis nasales si fueron efectivas en animales que recibieron un estímulo (una dosis) IM con vacuna (Fig. 24).

Ejemplo 23. Acción adyuvante de las estructuras cocleares (AFCo1) sobre las proteínas incorporadas en las vesículas de membrana externa (VME).

Ratones Balb/c (n = 7) fueron inmunizados con 2 dosis Intramuscularmente de 12.5 g/ratón de VME, AFCo1 o vacuna (VA-MENGOC-BC®). Los sueros fueron tomados antes y en varios tiempos posteriores a la última dosis. La respuesta de IgG anti VME fue determinada por ELISA. Como puede observarse en la Fig. 25 la presentación a través de los AFCo1 indujo respuesta significativamente superiores a la de las VME y la vacuna. Esta además, continuó elevada a los 180 días cuando las otras descendían significativamente.

Ejemplo 24. Capacidad adyuvante de las vesículas de membrana externa (VME) frente a antígenos heterólogos (Ovalbúmina, Ova).

Para determinar la función adyuvante primeramente se incorporó Ovalbúmina (Ova) como antígeno heterólogo. Luego se determinó la presentación a TCD4⁺ y finalmente se determinó la respuesta de IgG anti Ova y sus subclases *in vivo*.

Incorporación de Ova en VME. Ova fue incorporada en VME mediante el empleo de detergentes, particularmente desoxicolato, el cual permitió el desensamblaje de su estructura vesicular. La eliminación del detergente y el re-ensamblaje de la

estructura en presencia de Ova permitieron su incorporación en las VME. La proporción final de VME:Ova fue de 100:11,2. La estructura vesicular fue comprobada mediante cromatografía de exclusión molecular rindiendo perfiles similares a los de las VME solas. La presencia de Ova fue comprobada por SDS-PAGE y su posterior Western Blot revelado con un policlonal anti-Ova el cual demostró la presencia de una banda correspondiente a Ova dentro del perfil proteico de las VME.

- Presentación de Ova incorporada en las VME a TCD4⁺ y activación de las mismas: Fue empleado el hibridoma de células T CD4⁺ restringidas para MHC clase II específico para el péptido Ova (257-264). Células Dendríticas (CD) fueron incubadas por 2 h con VME-Ova o Ova soluble y luego co-cultivadas con el hibridoma de células T. Los sobrenadantes fueron colectados luego de 24 h y testados para detectar producción de IL2 a través de la incorporación de [³H] timidina por la línea celular CTLL dependiente de IL2. La producción de IL2 brinda una medida de la activación de los hibridomas de células T específicos para péptidos de Ova. La Figura 26 muestra que las CD incubadas con VME-Ova pueden presentar los péptidos de Ova al hibridoma de células T CD4⁺. El hibridoma de células T produjo niveles de IL2 significativamente mayores cuando fue estimulado con CD que habían sido previamente incubadas con VME-Ova en comparación con CD incubadas solo con Ova. Las diferencias significativas entre los niveles de presentación del péptido específico de Ova en MHC-II por CD incubadas con PL-Ova o Ova fueron determinadas usando la Prueba de comparación múltiple de Duncan con un rango de confianza del 95%. De esta forma, el Proteoliposoma puede liberar antígenos a CD y propiciar una eficiente presentación antigénica a células TCD4⁺.
- Respuesta de IgG anti-Ova en ratones C3H/HeN inmunizados con VME-Ova: Ratones C3H/HeN fueron inmunizados intramuscularmente con dos dosis de 5 mg/ml de VME-Ova o solución salina tamponada de fosfato (SSTF) como control negativo o una dosis de la emulsión Titermax-Ova como control positivo. El adyuvante comercial Titermax (Sigma, UK) fue emulsionado con Ova y administrado siguiendo las indicaciones del proveedor. Todos los sueros se obtuvieron 21 días después de la primera dosis y fueron evaluados por ELISA para determinar los niveles de IgG anti-Ova presentes en cada grupo. Altas concentraciones de IgG anti-Ova fueron detectadas en el suero de ratones inmunizados con VME-Ova y que con

Titermax-Ova (Fig. 27). Este resultado evidencia la capacidad adyuvante de las VME a través de su habilidad para inducir una respuesta de IgG elevada contra el antígeno heterólogo incorporado en su estructura.

Respuesta de subclases IgG anti-Ova en ratones C3H/HeN inmunizados con VME-

- 5 Ova: La subclase IgG2a es característica del patrón Th1 en murinos. Determinar la composición de subclases de la respuesta IgG evidenciada en ratones C3H/HeN inmunizados con VME-Ova era crucial para esclarecer la capacidad adyuvante de las VME. En ratones C3H/HeN inmunizados con VME-Ova se obtuvo un mayor título de IgG2a que de IgG1 anti-Ova. Sin embargo, en los ratones inmunizados con
- 10 Titermax-Ova se indujo una mayor respuesta de IgG1 que de IgG2a (Fig. 28). Este resultado evidenció que las VME son capaces de polarizar la respuesta inducida contra el antígeno heterólogo incluido en su estructura hacia un patrón de respuesta Th1.

15 Ejemplo 25. Potenciación de la respuesta anti Core y anti Cápsida del Virus de la Hepatitis C (VHC) por su incorporación en estructuras cocleares (AFCo1).

Ratones Balb/c fueron inmunizados por vía intramuscular (IM) en las semanas 0, 3 y 7. Siete grupos, de 10 animales, fueron inmunizados con uno de los siguientes inmunógenos:

- 20 50 g del plasmidio pIDKE2 (Dueñas-Carrera S, Alvarez-Lajonchere L, Alvarez-Obregón JC, Pérez A, Acosta-Rivero N, Vázquez DM, Martínez G, Viña A, Pichardo D, Morales J. Enhancement of the immune response generated against the hepatitis C virus envelope proteins after DNA vaccination with polyprotein-encoding plasmids. Biotechnol Appl Biochem. 2002;35:205-212), contiene la secuencia codificante para
- 25 los antígenos Core, E1 y E2 del VHC;
- 50 g de pIDKE2 VHC incorporados en 12 g de estructuras cocleares (AFCo1);
- 10 g de proteína Core del VHC, (Alvarez-Obregon JC, Dueñas-Carrera S, Valenzuela C, Morales J. A truncated HCV core protein elicits a potent immune response with a strong participation of cellular immunity components in mice. Vaccine 2001; 19:3940-3946) comprende los primeros 120 aa de la proteína de la
- 30 cápsida del VHC;
- 10 g de proteína Core del VHC incorporados en 12 g de AFCo1;
- 12 g de AFCo1;

50 g del plasmidio pAEC-K6 (Herrera AM, Rodríguez EG, Hernandez T, Sandez B y Duarte CA. A family of compact plasmid vectors for DNA immunization in humans. Biochem Biophys Res Commun. 2000;279(2):548-551) que no contiene secuencias codificantes para antígenos del VHC;

- 5 50 g de pAEC-K6 incorporados en AFCo1;
Solución salina.

Los plasmidios y la proteína Core fueron administrados en solución salina. La figura 29 muestra la respuesta de IgG contra la proteína Core, 2 semanas después de la última inmunización. El uso del AFCo1 potenció la respuesta de anticuerpos inducida
10 contra la proteína de la cápsida inducida por el plasmidio pIDKE2 ($p < 0.01$). Adicionalmente, la incorporación de la proteína Core en el AFCo1 indujo niveles de anticuerpos significativamente superiores a los inducidos por la proteína Core sola ($p < 0.05$).

Ventajas de la solución propuesta

- 15 Las vesículas de membrana externa son extraídas de organismos vivientes lo que permite la selección de constituyentes durante el proceso extractivo de las membranas externas, que son la primera barrera de contacto huésped-patógeno, por lo que estos constituyentes tienen amplias posibilidades de ser protectores en animales y humanos;

- 20 Durante el proceso extractivo es posible la inclusión de otras proteínas de interés ya sean naturales o recombinantes;

- Las vesículas de membrana externa extraídas de organismos vivientes son más estables que los liposomas formados artificialmente, pudiendo mantenerse por varios meses y hasta años sin alteraciones significativas que afecten la formación de
25 futuras estructuras cocleares;

La preferente inducción de respuesta celular, Th1 en animales y humanos, convierte a estos adyuvantes o vacunas en efectivos, además de en adultos y niños, durante la Lactancia;

- La estructura coclear formada es termo resistente, por lo que puede ser una buena
30 opción para resolver los problemas de la cadena de frío de varias vacunas, por su formulación en este adyuvante o su desarrollo a partir de vesículas de membrana externa y estructuras cocleares;

La estructura coclear formada es ácido y básico resistentes, por lo que es una opción importante a tener en cuenta en las vacunas orales;

Los antígenos son incorporados durante el proceso productivo, lo que hace al producto final termo resistente, ácido resistente y básico resistente;

- 5 La versatilidad de antígenos a incluir, solubles y particulados, incluyendo ácidos nucleicos, permite producir gran número de vacunas e incluso ser múltiples;

Contiene patrones moleculares asociados a patógenos y se les pueden incorporar otros a voluntad para incrementar su poder adyuvante e inmunogénico, logrando reducir la posible toxicidad de algunos de estos patrones y por ello su respuesta

- 10 inflamatoria;

Estas estructuras cocleares logran inducir respuestas mas tempranas, potentes y duraderas *in vivo*;

Estas estructuras cocleares logran inducir, *in vitro*, mejores respuestas a nivel de citocinas inductoras de patrones de respuesta inmune celulares;

- 15 Conserva las propiedades de los cocleatos artificiales (eficiente incorporación de antígenos hidrofóbicos, sistema de liberación lenta, contenido de calcio como mineral esencial, reducción de oxidación lipídica, liofilización, etc.); pero supera a estos en inmunogenicidad, por la inclusión de patrones moleculares asociados a patógenos y su capacidad de inducción de un patrón Th1, incluyendo la inducción de

- 20 respuesta T citotóxica y

Se evita la procedencia de animales superiores de los lípidos y colesterol.

Breve descripción de las figuras

Figura 1. Métodos para la producción de cocleatos descrito en Gould-Fogerite et al. U. S. Pat. No 5,643,574, July 1, 1997.

- 25 Figura 2. Método simplificado de la forma de obtención de las estructuras cocleares objetos de la presente invención.

Figura 3. Microscopia electrónica de una estructura coclear.

Figura 4. A, electroforesis en gel de acrilamida al 12.5% teñida con Azul Coomassie de las proteínas presentes en las vesículas de membrana externa y las estructuras cocleares y B,

- 30

Western Blot de las proteínas presentes en las vesículas de membrana externa y las estructuras cocleares usando un suero humano de alto título contra las vesículas de membrana externa.

Figura 5. Respuestas séricas de IgG anti vesículas de membrana externa en ratones inmunizados por vía parenteral con VA-MENGOC-BC® o con estructuras cocleares evaluados por ELISA.

Figura 6. Respuestas séricas de IgG anti vesículas de membrana externa (VME) en ratones Inmunizados por vía Intramuscular con VA-MENGOC-BC® o vesículas de membrana externa evaluados por ELISA.

Figura 7. Respuestas séricas de IgG anti vesículas de membrana externa (VME) en ratones Inmunizados por vía intragástrica (IG) o Intranasal (IN) con vesículas de membrana externa evaluados por ELISA.

Figura 8. Respuestas séricas de IgG anti vesículas de membrana externa (VME) en ratones inmunizados por vía intranasal (IN) con vesículas de membrana externa evaluados por ELISA.

Figura 9. Respuesta en saliva de IgA anti vesículas de membrana externa en ratones Inmunizados por vía Intragástrica (IG) o Intranasal (IN) con estructuras cocleares evaluados por ELISA.

Figura 10. Respuesta en saliva de IgA anti vesículas de membrana externa en ratones Inmunizados por vía Intranasal (IN) con vesículas de membrana externa evaluados por ELISA.

Figura 11. Resultados en suero de las subclases de IgG anti vesículas de membrana externa de animales Inmunizados con estructuras cocleares evaluados por ELISA.

Figura 12. Resultados en suero de las subclases de IgG anti externa de animales inmunizados con vesículas de membrana externa evaluados por ELISA.

Figura 13. Resultados en suero de la termo resistencia y la acidoresistencia de las estructuras cocleares evaluados por ELISA. Figura 14. Evaluación de la producción de IL12 por las células U937 estimuladas con las estructuras cocleares.

Figura 15. Evaluación de la producción de IL12 por las células U937 estimuladas con vesículas de membrana externa de *Neisseria meningitidis*.

Figura 16. Producción de óxido nítrico por las células J774 Incubadas con las estructuras cocleares.

Figura 17. Producción de óxido nítrico por las células J774 Incubadas con las vesículas de membrana externa de *Neisseria meningitidis*.

Figura 18. Estimulación de células dendríticas humanas por estructuras cocleares.

Figura 19. Resultados de las Induraciones de animales Inmunizados con estructuras cocleares conteniendo amastigotes y retados con *Leishmanais major*.

Figura 20. Resultados del efecto adyuvante de la conjugación de polisacárido con vesículas de membrana externa de *Neisseria meningitidis*.

5 Figura 21. Resultados del efecto adyuvante de la conjugación de polisacárido con vesículas de membrana externa de *Salmonella tify*.

Figura 22. Resultados de la Incorporación de patrones moleculares asociados a patógenos

10 Figura 23. Resultados del efecto de la sonicación sobre la respuesta inducida por las estructuras cocleares.

Figura 24. Resultados de la potenciación de la vía nasal por estímulo inicial Intramuscular.

15 Figura 25. Cinética de respuesta de IgG anti VME potenciada por las estructuras cocleares (AFCo1). La respuesta de IgG anti VME fue determinada en el suero de animales Inmunizados por vía intramuscular con VME, VA-MENGOC-BC® o AFCo1. Como puede apreclarse el AFCo1 Indujo respuestas significativamente superiores y más duraderas.

20 Figura 26. Células dendríticas (CD) pueden procesar péptidos de Ova incluidos en las vesículas de membrana externa (VME) (VME-Ova) y presentarlos en MHC-II. La producción de IL-2 por el hibridoma de células TCD4⁺ fue cuantificada por incorporación de [³H] timidina por la línea celular CTLL dependiente de IL-2. Los datos se presentan como la media $\pm$ la desviación estándar de tres experimentos diferentes. *significativamente diferente de otros grupos.

25 Figura 27. Respuesta de IgG anti-Ova en ratones inmunizados con VME-Ova. Ratones C3H/HeN fueron Inmunizados con dos dosis de VME-Ova 5 mg/ml, solución salina tamponada de fosfato o con la emulsión Titermax-Ova (control positivo). Los sueros fueron colectados 21 días luego de la primera Inmunización y evaluados por ELISA. Los datos muestran la concentración de IgG promedio de cinco animales en cada grupo $\pm$ la desviación estándar y son representativos de tres ensayos
30 diferentes.

Figura 28. Respuesta de subclases de IgG anti-Ova en ratones Inmunizados con VME-Ova. Ratones C3H/HeN fueron Inmunizados con dos dosis de VME-Ova 5 mg/ml, solución salina tamponada de fosfato o con la emulsión Titermax-Ova (control

positivo). Los sueros fueron colectados 21 días luego de la primera inmunización y evaluados por ELISA. Los datos muestran el título de IgG1 y de IgG2a de las mezclas del suero de cinco animales en cada grupo y son representativos de tres ensayos diferentes.

5

Figura 29. Respuesta de IgG contra la proteína Core del Virus de Hepatitis C (VHC) inducida por Inmunización Intramuscular de animales, evaluada por ELISA. La respuesta de IgG anti Core fue determinada en el suero de animales inmunizados por vía Intramuscular con tres dosis (semanas 0, 3 y 7) y sangrados dos semanas
10 posteriores a la última dosis. Como puede apreciarse la Incorporación de los dos antígenos (Core y Cápside) en AFCo1 indujo respuestas significativamente superiores.

15

20

25

30

REIVINDICACIONES

1. Composición vacunal caracterizada porque comprende estructuras cocleares proteolipídicas obtenidas a partir de vesículas de membrana externa de organismos vivos y opcionalmente uno o más antígenos, así como un excipiente adecuado.
2. Composición vacunal según la reivindicación 1, caracterizada porque dichas estructuras cocleares estén formadas por proteínas, lípidos y patrones moleculares asociados a patógenos.
3. Composición vacunal según la reivindicación 2, caracterizada porque los patrones moleculares asociados a patógenos se encuentran o sean adicionados entre el 1% y el 30% del peso proteico de la estructura coclear.
4. Composición vacunal según reivindicación 3, caracterizada porque los patrones moleculares asociados a patógenos son seleccionados del grupo consistente en lipopolisacárido, peptidoglicano, lipoproteína, ácido teicoico, flagelina y lipofosfoglicano.
5. Composición vacunal según reivindicación 1, caracterizada porque el organismo vivo de donde se extraen las vesículas de la membrana externa a partir de las cuales se forman las estructuras cocleares sea una bacteria, un protozoario o una célula animal.
6. Composición vacunal según la reivindicación 5, caracterizada porque dicha bacteria puede ser Gram negativa o Gram positiva.
7. Composición vacunal según reivindicación 6, caracterizada porque dicha bacteria Gram negativa sea de los géneros *Neisseria*, *Haemophilus*, *Salmonella*, *Vibrio*, *Pseudomona* o *Shigella*.
8. Composición vacunal según la reivindicación 6, caracterizada porque dicha bacteria Gram positiva sea de los géneros *Streptococcus* o *Staphylococcus*.
9. Composición vacunal según reivindicación 5, caracterizada porque el organismo vivo sea el protozoo del género *Leishmania*.

10. Composición vacunal según la reivindicación 5, caracterizado porque las estructuras cocleares provienen de una célula tumoral.
- 5 11. Composición vacunal según la reivindicación 1, caracterizada porque los antígenos a incluir adicionalmente se encuentran con respecto a las proteínas presentes en la estructura coclear en una relación entre 0,2-2,7 µg por cada 3-9 µg de proteína.
- 10 12. Composición vacunal según la reivindicación 1, caracterizada porque los antígenos a incluir adicionalmente son seleccionados del grupo consistente en: proteínas naturales o recombinantes, péptidos, sacáridos, ácidos nucleicos; conjugados o alérgenos.
13. Composición vacunal según la reivindicación 12, caracterizada porque el antígeno adicionado sean proteínas del virus de la hepatitis C.
14. Composición vacunal según la reivindicación 12, caracterizada porque el antígeno adicionado sean epítopes T o B
- 15 15. Adyuvante vacunal caracterizado porque comprende estructuras cocleares proteolipídicas obtenidas a partir de vesículas de membrana externa de organismos vivos.
- 20 16. Adyuvante vacunal según la reivindicación 15, caracterizada porque dichas estructuras cocleares están formadas por proteínas, lípidos y patrones moleculares asociados a patógenos.
17. Adyuvante vacunal según la reivindicación 16, caracterizada porque los patrones moleculares asociados a patógenos se encuentran entre el 1% y el 30% del peso proteico de la estructura.
- 25 18. Adyuvante vacunal según reivindicación 16, caracterizada porque los patrones moleculares asociados a patógenos son seleccionados del grupo consistente en lipopolisacárido, peptidoglicano, lipoproteína, ácido teicoico, flagelina y lipofosfoliglicano.

19. Adyuvante vacunal según reivindicación 15, caracterizada porque el organismo vivo de donde se extraen las vesículas de la membrana externa a partir de las cuales se forman las estructuras cocleares es una bacteria, un protozoario o una célula animal.
- 5 20. Adyuvante vacunal según la reivindicación 19 caracterizada porque dicha bacteria sea Gram negativa o Gram positiva.
21. Adyuvante vacunal según reivindicación 20, caracterizada porque dicha bacteria Gram negativa es de los géneros *Neisseria*, *Haemophilus*, *Salmonella*, *Vibrio*, *Pseudomonas* o *Shigella*.
- 10 22. Adyuvante vacunal según la reivindicación 20, caracterizada porque dicha bacteria Gram positiva es de los géneros *Streptococcus* o *Staphylococcus*.
23. Adyuvante vacunal según reivindicación 19, caracterizada porque el organismo vivo sea el protozoo del género *Leishmania*.
- 15 24. Adyuvante según reivindicación 19, caracterizado porque las estructuras cocleares provienen de una célula tumoral.
25. Composición vacunal caracterizada porque comprende vesículas de membrana externa obtenidas a partir de organismos vivos y opcionalmente uno o más antígenos, así como un excipiente adecuado.
- 20 26. Composición vacunal según la reivindicación 25, caracterizada porque dichas vesículas de membrana externa están formadas por proteínas, lípidos y patrones moleculares asociados a patógenos.
27. Composición vacunal según la reivindicación 26, caracterizada porque los patrones moleculares asociados a patógenos se encuentran entre el 1% y el 7% del peso de proteico de la estructura.
- 25 28. Composición vacunal según reivindicación 26, caracterizada porque los patrones moleculares asociados a patógenos son seleccionados del grupo consistente en lipopolisacárido, peptidoglicano, lipoproteína, ácido teicoico, flagelina y lipofosfoliglicano.

29. Composición vacunal según reivindicación 25, caracterizada porque el organismo vivo de donde se extraen las vesículas de la membrana externa es una bacteria, un protozooario o una célula animal.
- 5 30. Composición vacunal según la reivindicación 29, caracterizada porque dicha bacteria puede ser Gram negativa o Gram positiva.
31. Composición vacunal según reivindicación 30, caracterizada porque dicha bacteria Gram negativa es de los géneros *Neisseria*, *Haemophilus*, *Salmonella*, *Vibrio*, *Pseudomona* o *Shigella*.
- 10 32. Composición vacunal según la reivindicación 29, caracterizada porque dicha bacteria Gram positiva es de los géneros *Streptococcus* o *Staphylococcus*.
33. Composición vacunal según reivindicación 29, caracterizada porque el organismo vivo es el protozoo del género *Leishmania*.
34. Composición vacunal según la reivindicación 29, caracterizado porque las vesículas de membrana externa provienen de una célula tumoral.
- 15 35. Adyuvante vacunal caracterizado porque comprende vesículas de membrana externa obtenidas a partir de organismos vivos.
36. Adyuvante vacunal según la reivindicación 35, caracterizada porque dichas vesículas de membrana externa están formadas por proteínas, lípidos y patrones moleculares asociados a patógenos.
- 20 37. Adyuvante vacunal según la reivindicación 36, caracterizada porque los patrones moleculares asociados a patógenos se encuentran entre el 1% y el 7% del peso de proteico de la estructura.
- 25 38. Adyuvante vacunal según reivindicación 36, caracterizada porque los patrones moleculares asociados a patógenos son seleccionados del grupo consistente en lipopolisacárido, peptidoglicano, lipoproteína, ácido telcolco, flagelina y lipofosfoglicano.

39. Adyuvante vacunal según reivindicación 35, caracterizada porque el organismo vivo de donde se extraen las vesículas de la membrana externa es una bacteria, un protozoo o una célula animal.
- 5 40. Adyuvante vacunal según la reivindicación 39, caracterizada porque dicha bacteria sea Gram negativa o Gram positiva.
41. Adyuvante vacunal según reivindicación 40, caracterizada porque dicha bacteria Gram negativa sea de los géneros *Neisseria*, *Haemophilus*, *Salmonella*, *Vibrio*, *Pseudomonas* o *Shigella*.
- 10 42. Adyuvante vacunal según la reivindicación 40, caracterizada porque dicha bacteria Gram positiva sea de los géneros *Streptococcus* o *Staphylococcus*.
43. Adyuvante vacunal según reivindicación 39, caracterizada porque el organismo vivo es el protozoo del género *Leishmania*.
44. Adyuvante según reivindicación 39, caracterizado porque las vesículas de membrana externa provienen de una célula tumoral.
- 15 45. Método para la obtención de estructuras cocleares a partir de vesículas de membrana externa de organismos vivos caracterizado porque comprende los siguientes pasos:
- 20 a. preparación, a partir de las vesículas de membrana externa naturales, de una solución a una concentración de proteínas totales entre 3 y 6 mg/mL, a la que se le añade un detergente no iónico hasta alcanzar una relación de 10 veces la concentración de proteínas.
- 25 b. de desear incorporar otros antígenos de interés o patrones moleculares asociados a patógenos estos se añaden a la solución preparada en a) homogenizando la misma a razón de 0,2-2,7 µg por cada 3-9 µg de proteína para los antígenos y de 1 a 30% la concentración proteica para los patrones.

- c. posteriormente, la solución de los pasos a) ó b) se filtra a través de una membrana con tamaño de poro de 0.2 μm para esterilizarla y eliminar los agregados de vesículas de membrana externa no disueltos.
- 5 d. posteriormente, se realiza una diálisis rotacional o filtración tangencial contra una solución que contiene concentraciones de un ión multivalente, particularmente, Ca^{2+} , Zn^{2+} o Mg^{2+} , entre 2,5 y 6,5 mM en condiciones tamponadas de pH $7,4 \pm 0,2$.
- 10 e. finalmente, a las estructuras cocleares obtenidas se les realiza un tratamiento mecánico, particularmente, sonicación en baño de agua temperada a una temperatura entre 15°C y 25°C durante 45 min., para homogeneizar el tamaño de las partículas.
46. Composición vacunal según reivindicaciones de la 1 a la 14, caracterizada porque es aplicada por vía mucosal, parenteral o combinación de las mismas.
- 15 47. Composición vacunal de las reivindicaciones de la 26 a la 34, caracterizada porque es aplicada por vía mucosal, parenteral o combinación de las mismas.
48. Adyuvante de las reivindicaciones de la 15 a la 24, caracterizado porque es aplicado por vía mucosal, parenteral o combinación de las mismas.
49. Adyuvante de las reivindicaciones de la 35 a la 44 caracterizado, porque es aplicado por vía mucosal, parenteral o combinación de las mismas.

20

25

Fig. 1/29

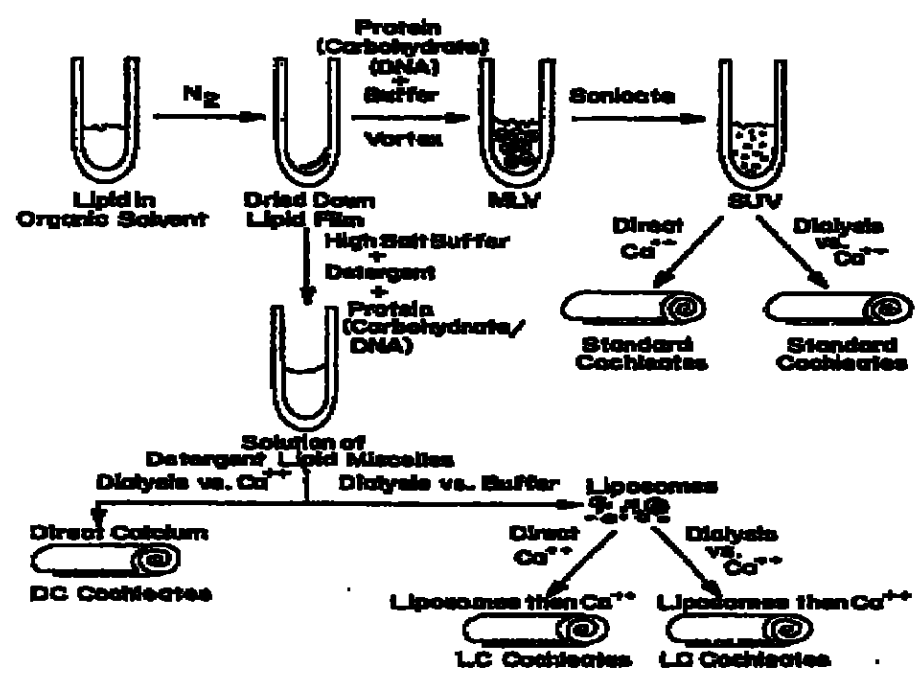
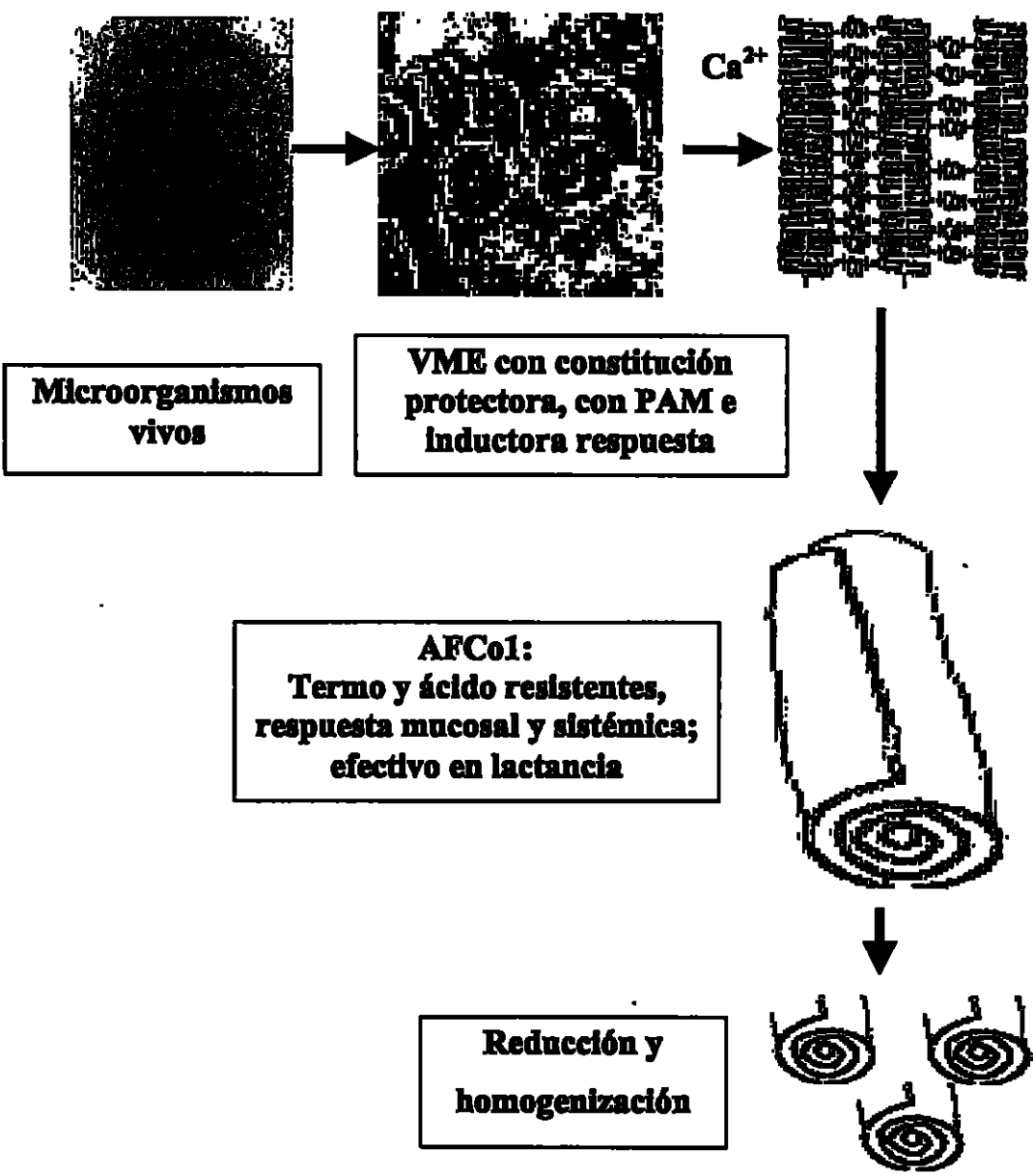


Fig. 2/29



5

Fig. 3/29

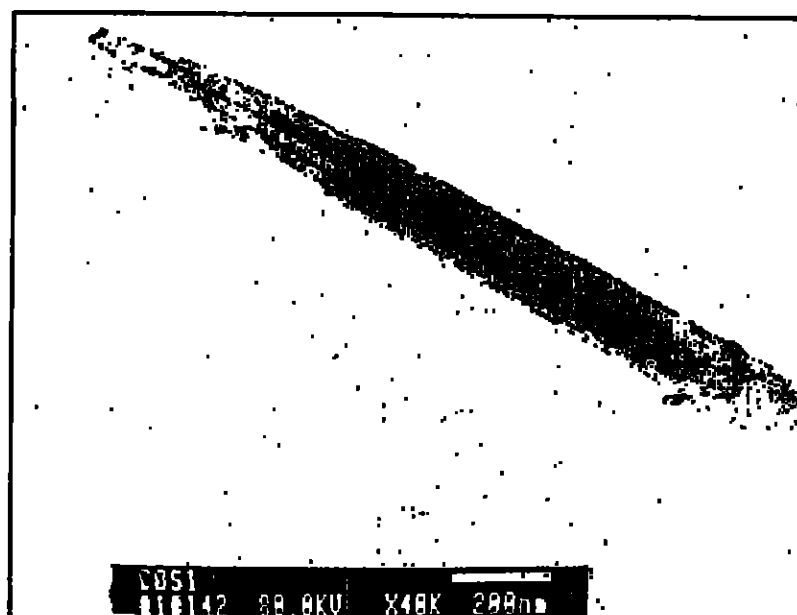
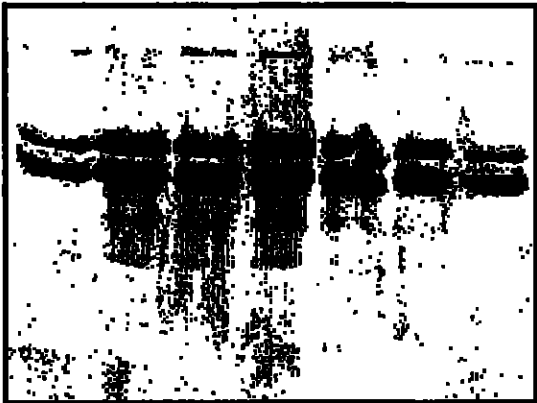


Fig. 4/29

5

10

A



1 2 3 4 5 6 7

A: SDS-PAGE

1, 5 y 7 vesículas de membrana externa

2-4 y 6 Cocletos

B



1 2 3 4 5

B: Western blot, reconocimiento de proteínas por suero de alto título de IgG contra proteínas de *N. meningitidis* B. Estructuras cocleares (1 y 5, vesículas de membrana externa, 2-4 Coleatos).

15

20

5

Fig. 5/29

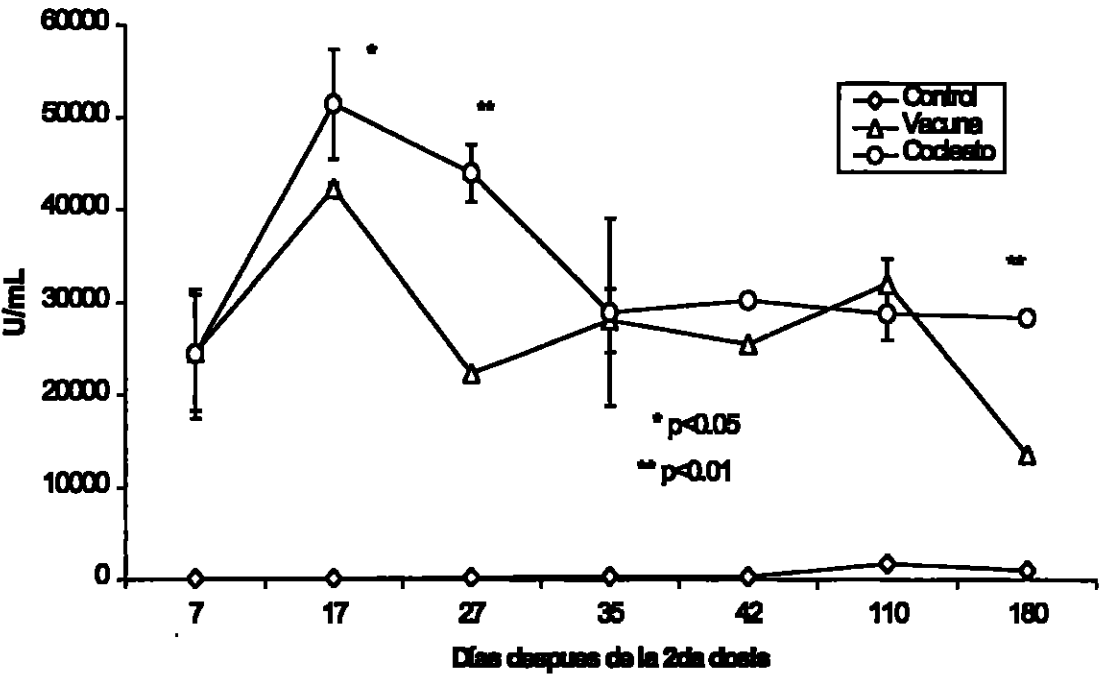


Fig. 6/29

5

10

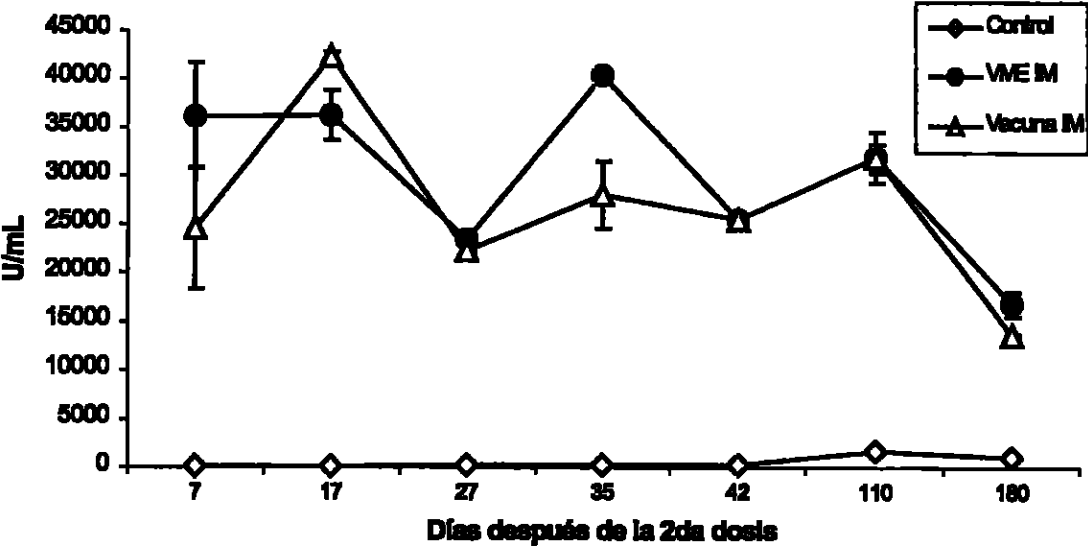


Fig. 7/29

5

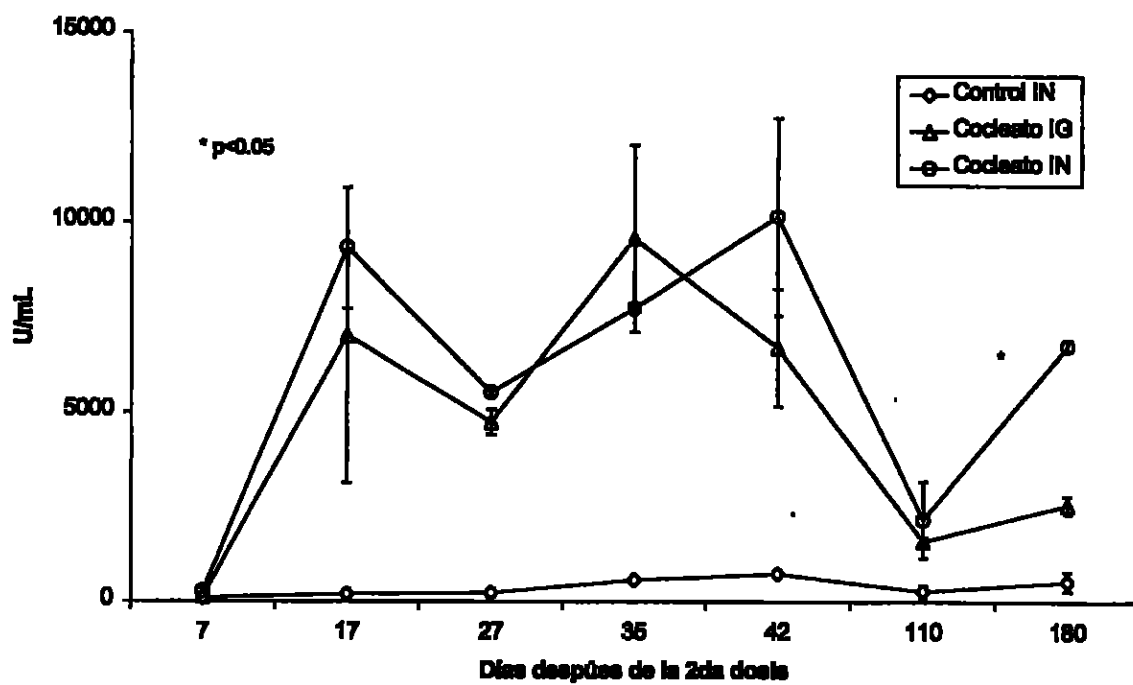


Fig. 8/29

5

10

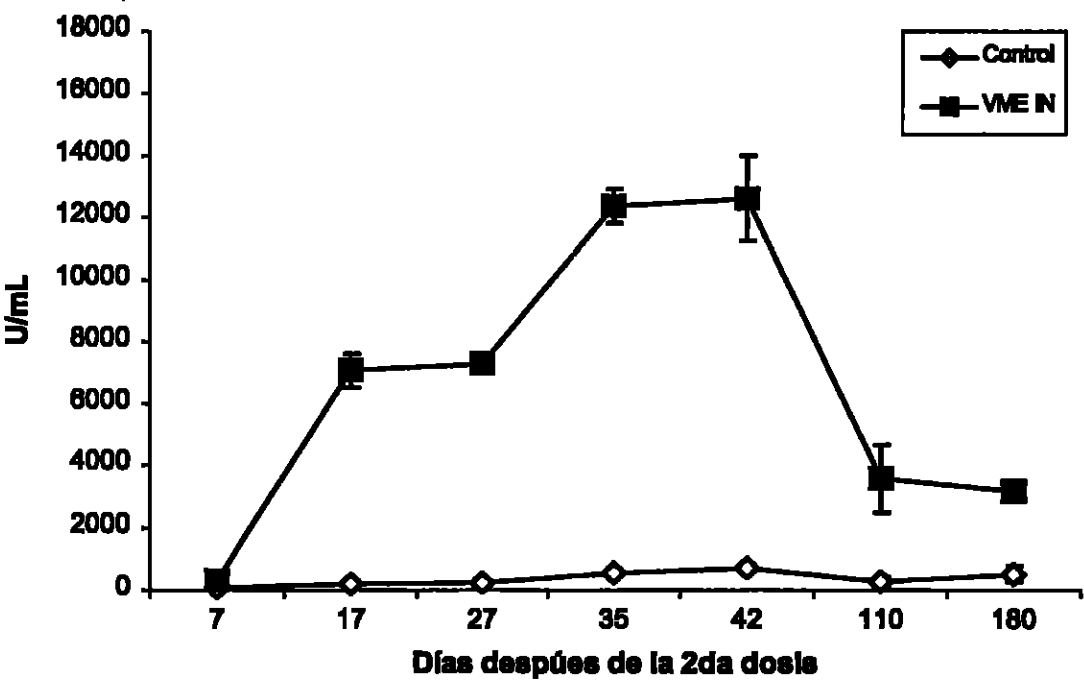
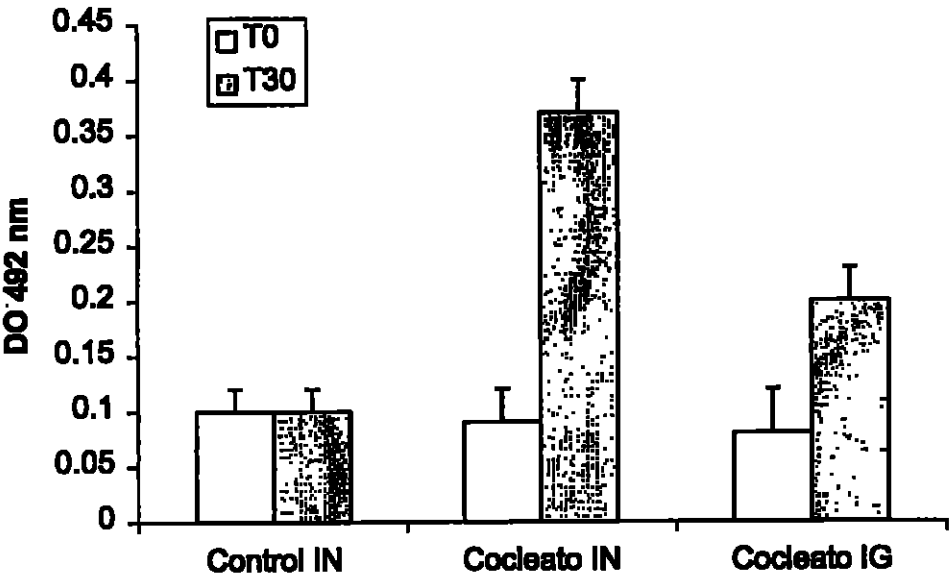


Fig. 9/29

5

10



15

Fig. 10/29

5

10

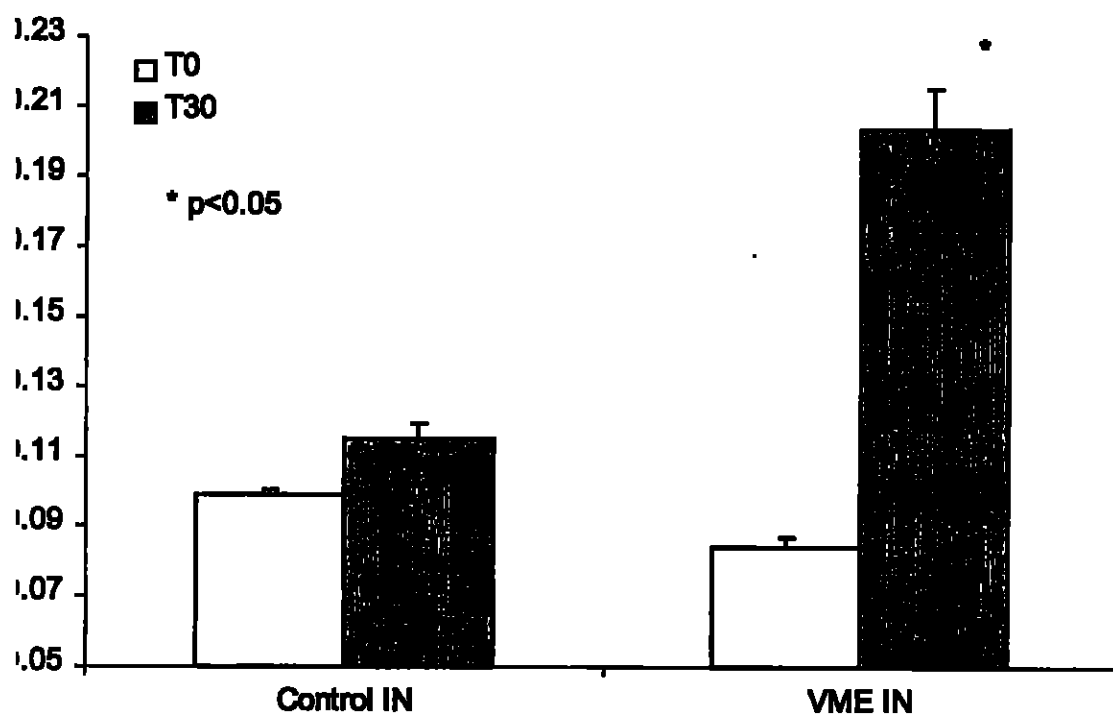


Fig. 11/24

5

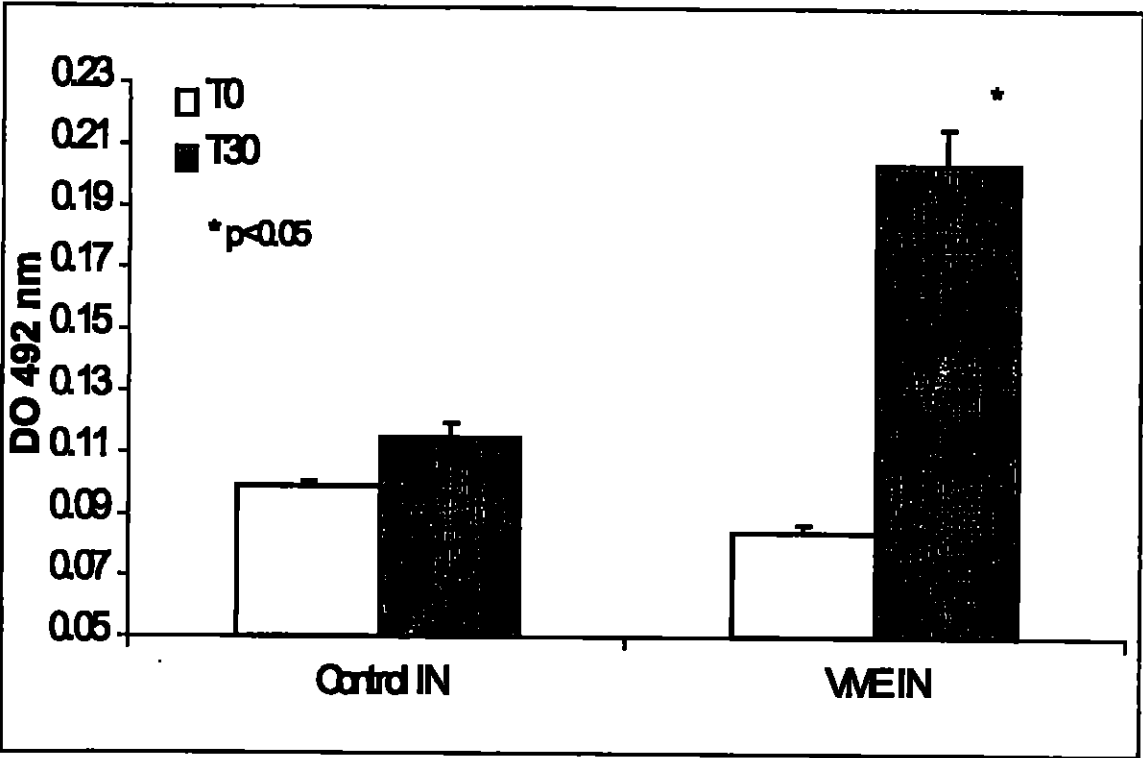


Fig. 12/29

5

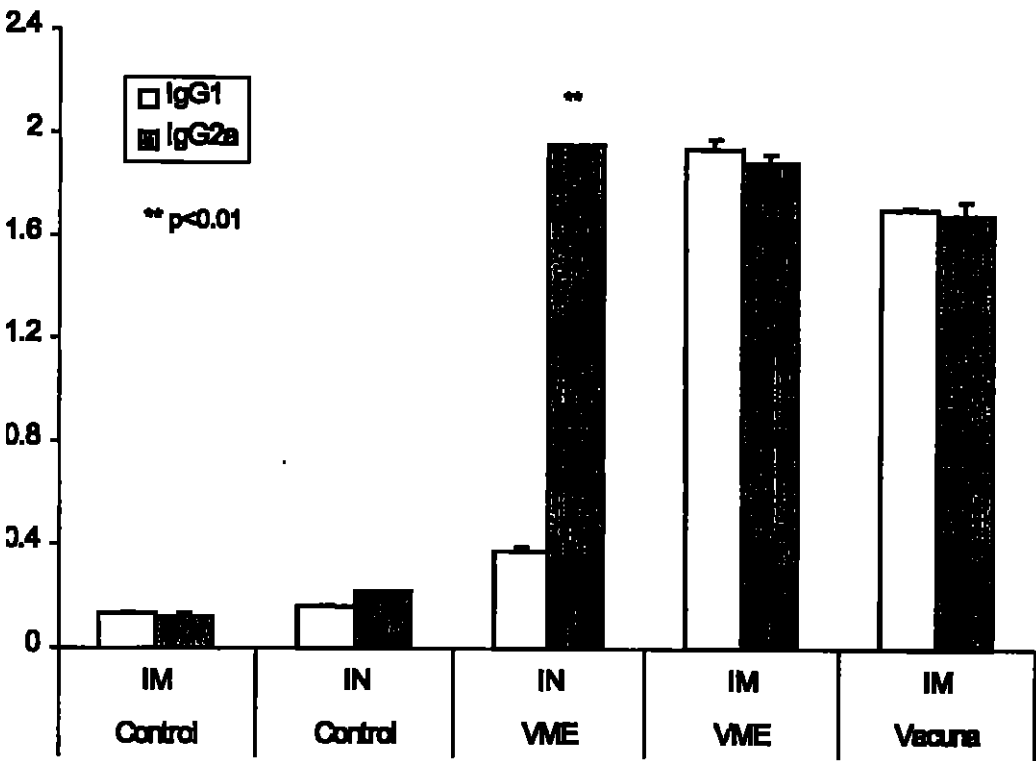


Fig. 13/29

5

10

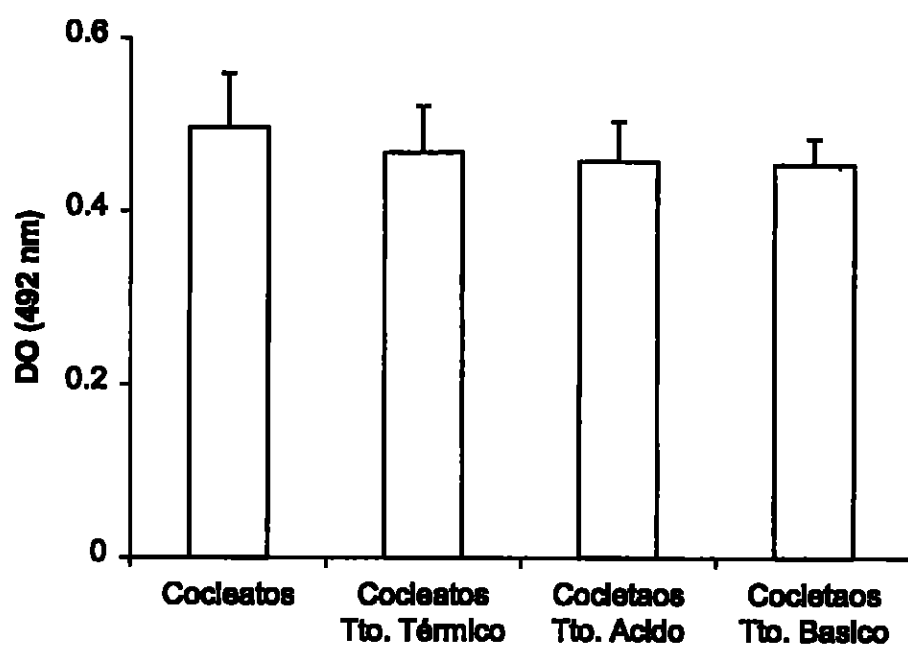


Fig. 14/29

5

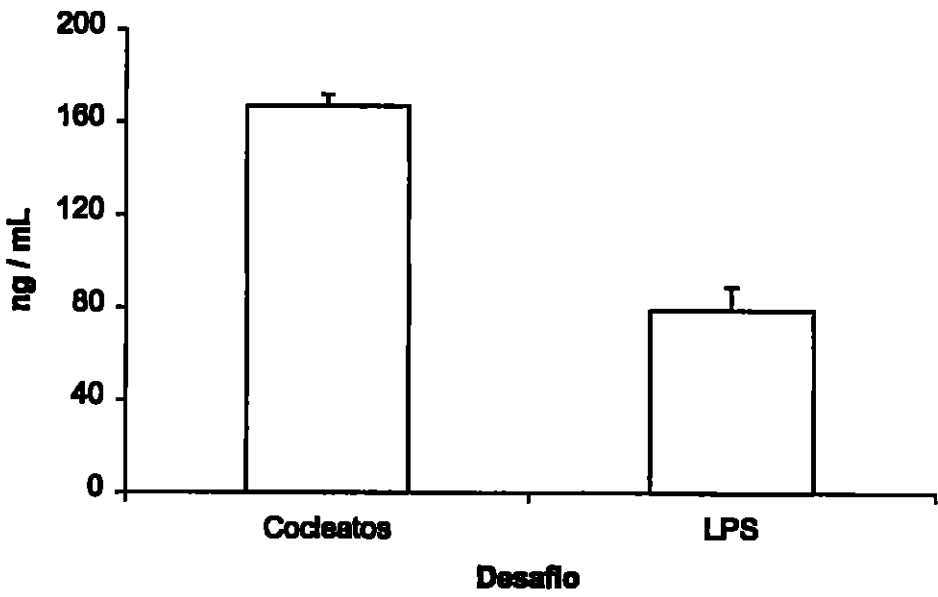
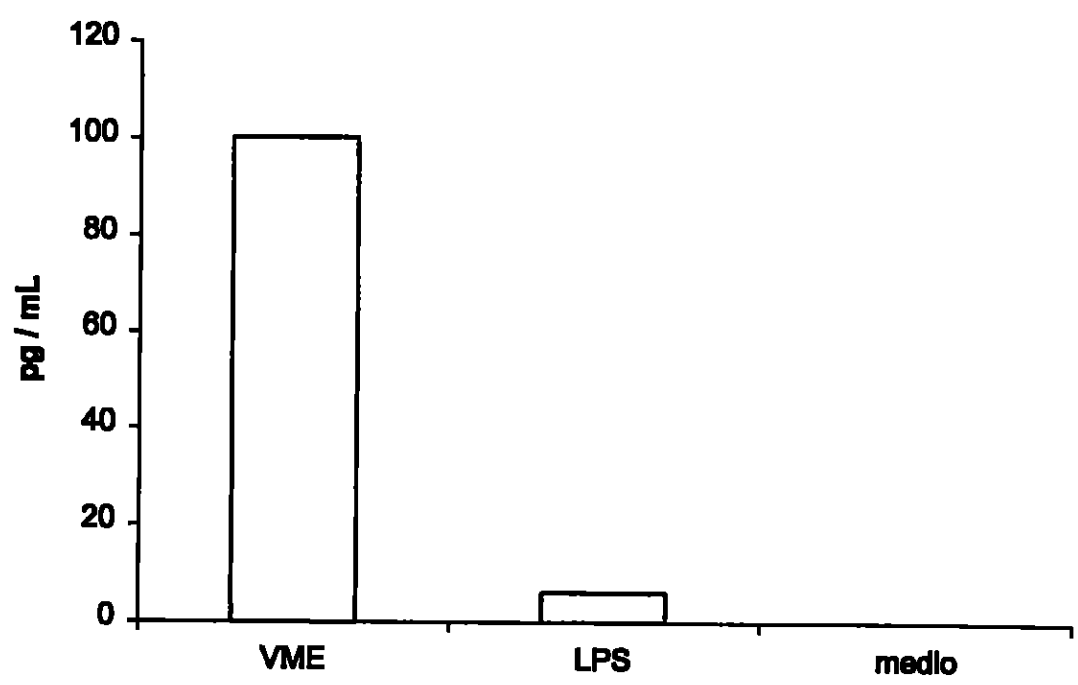


Fig. 15/29

5

10



15

Fig. 16/29

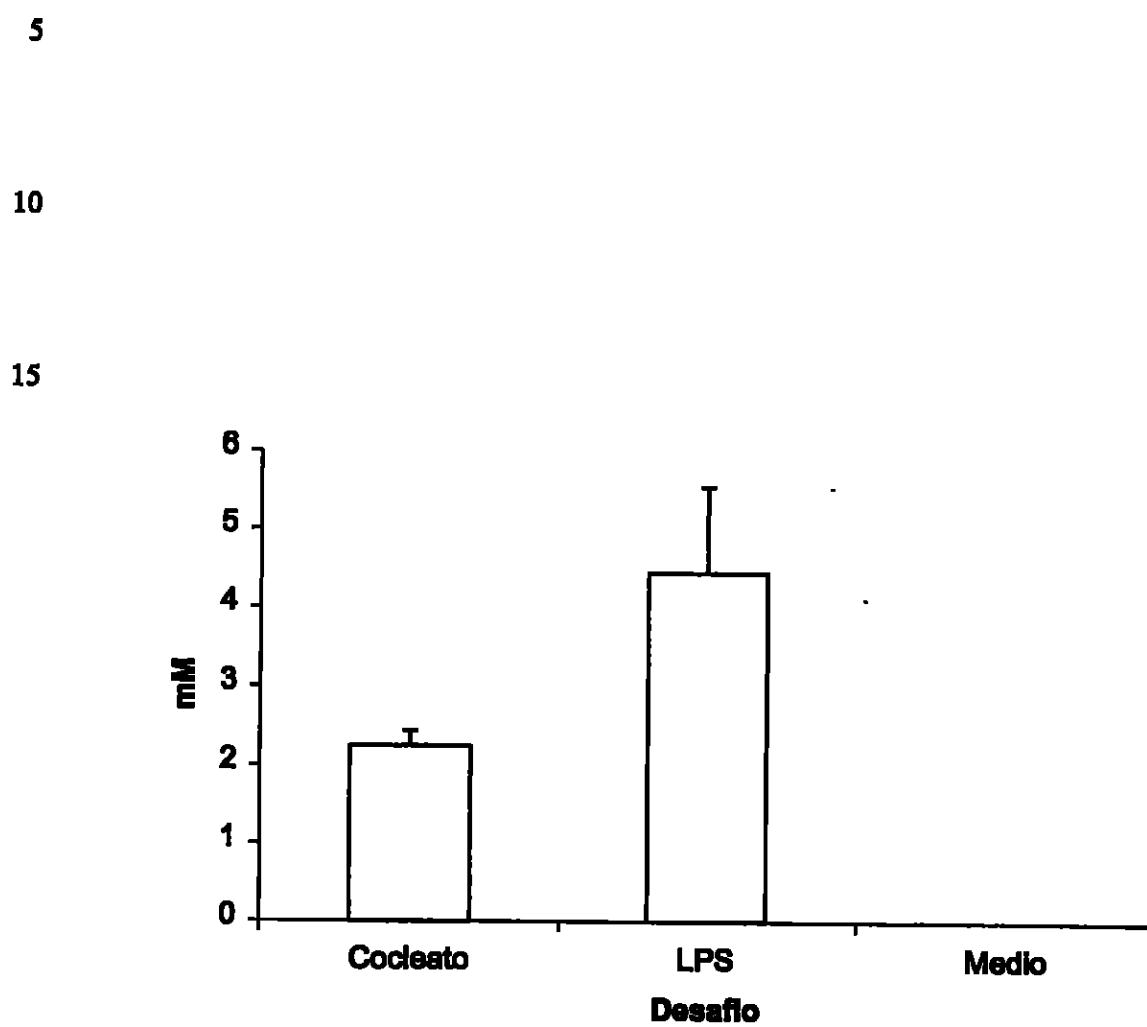


Fig. 17/29

5

10

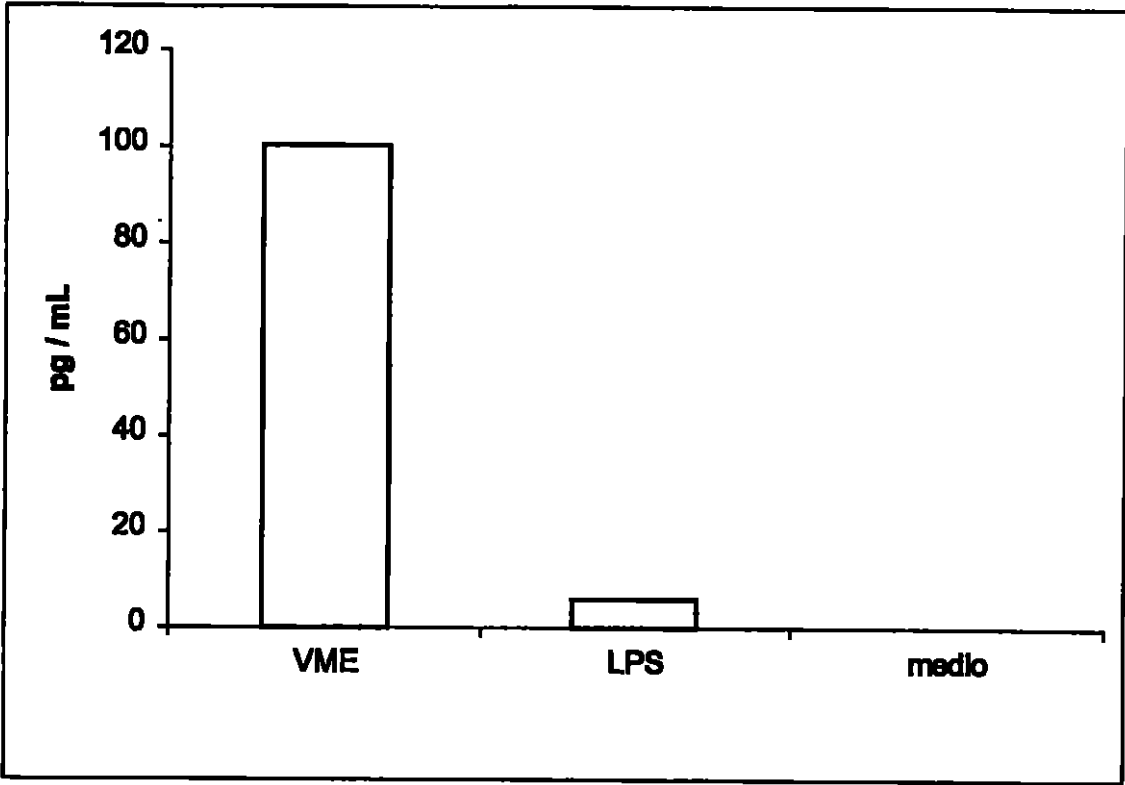


Fig. 18/29

5

10

15

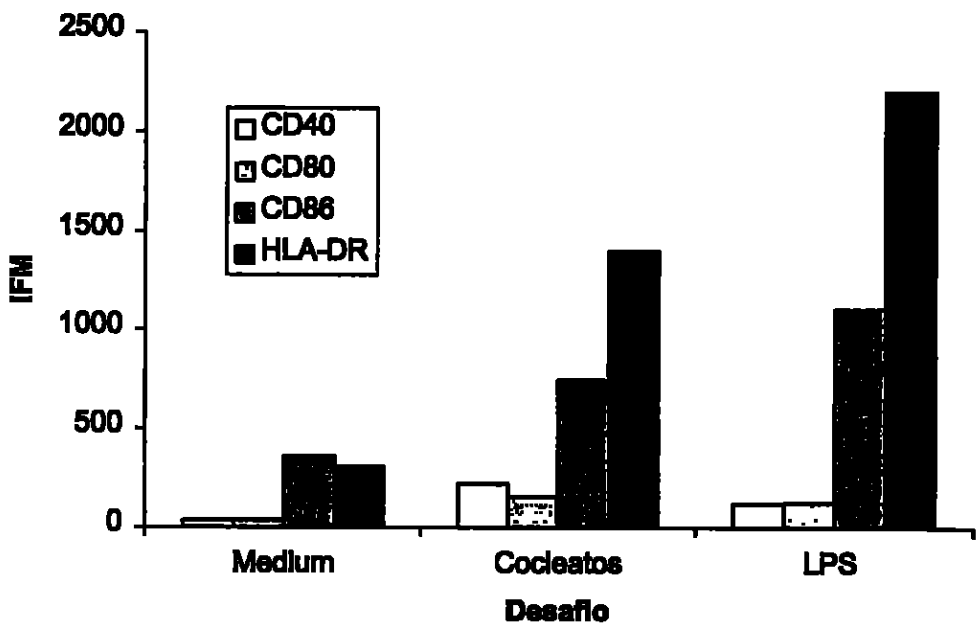
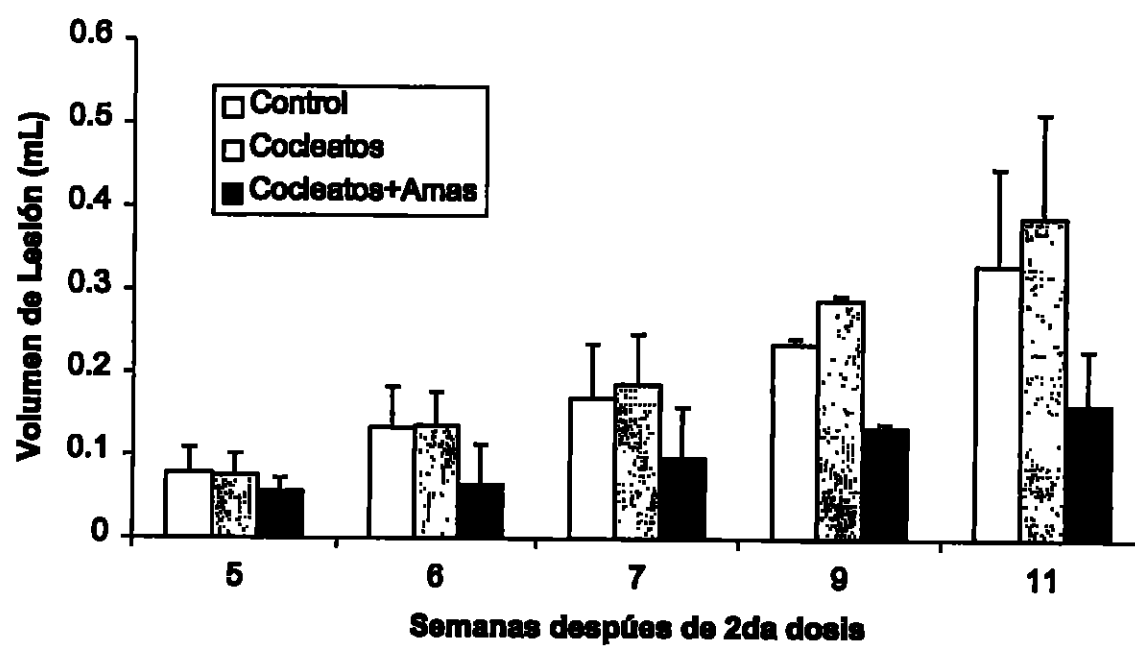


Fig. 19/29

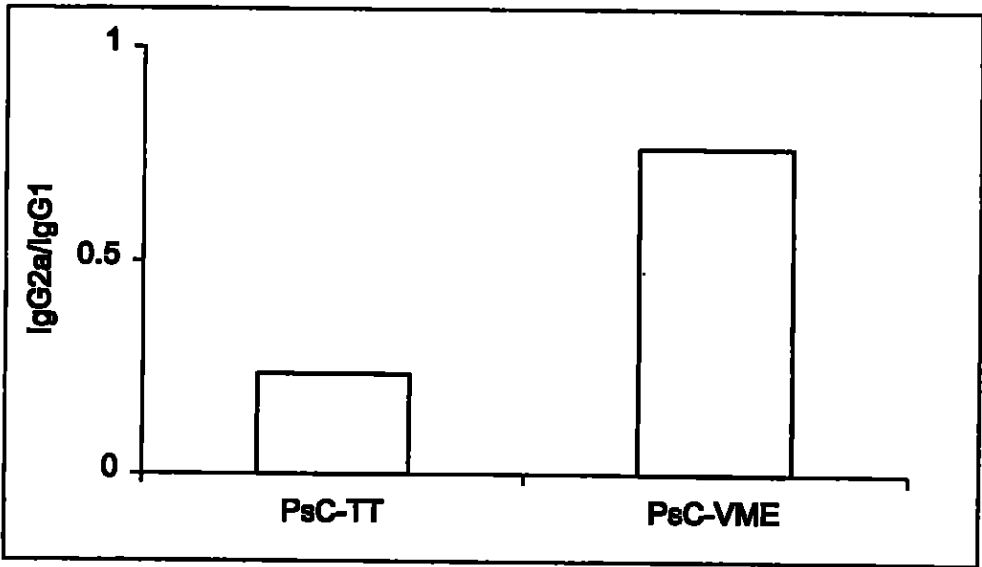
5



5 Fig. 20/29

10

15



20

Fig. 21/29

5
10
15

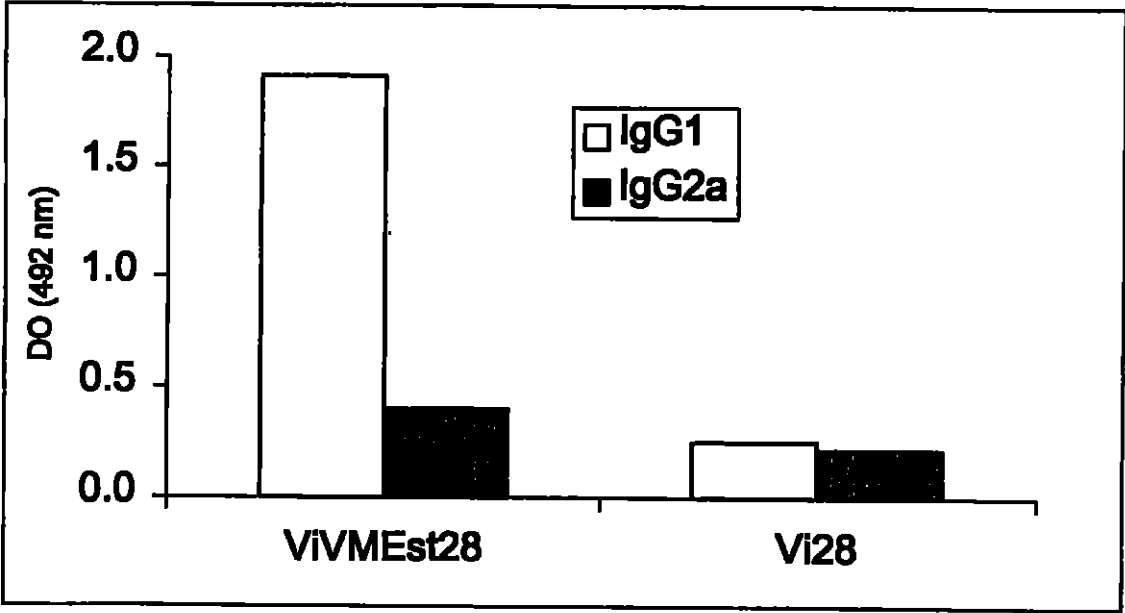


Fig. 22/29

5

10

15

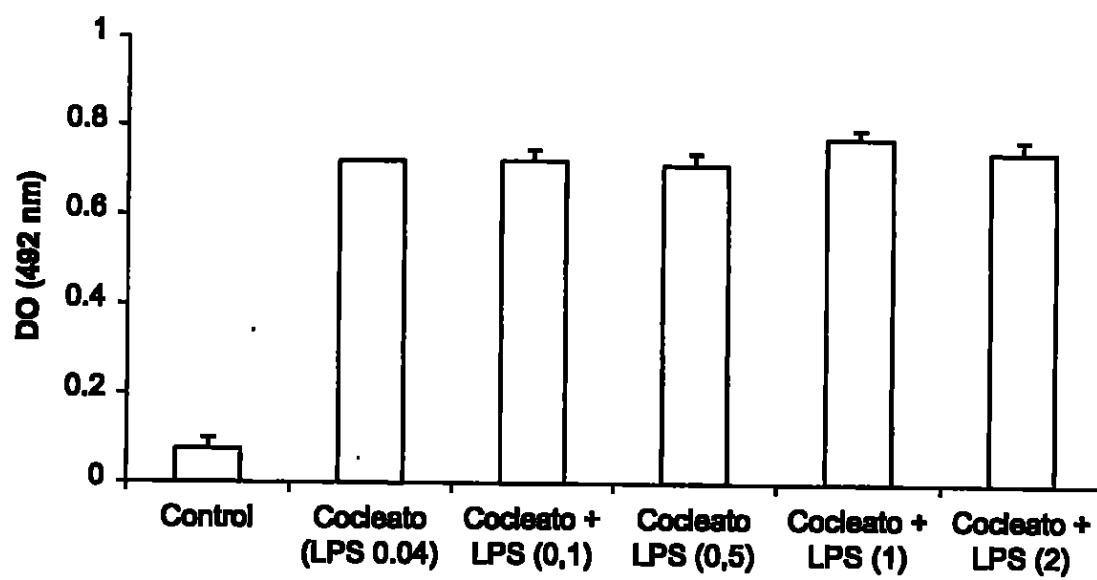
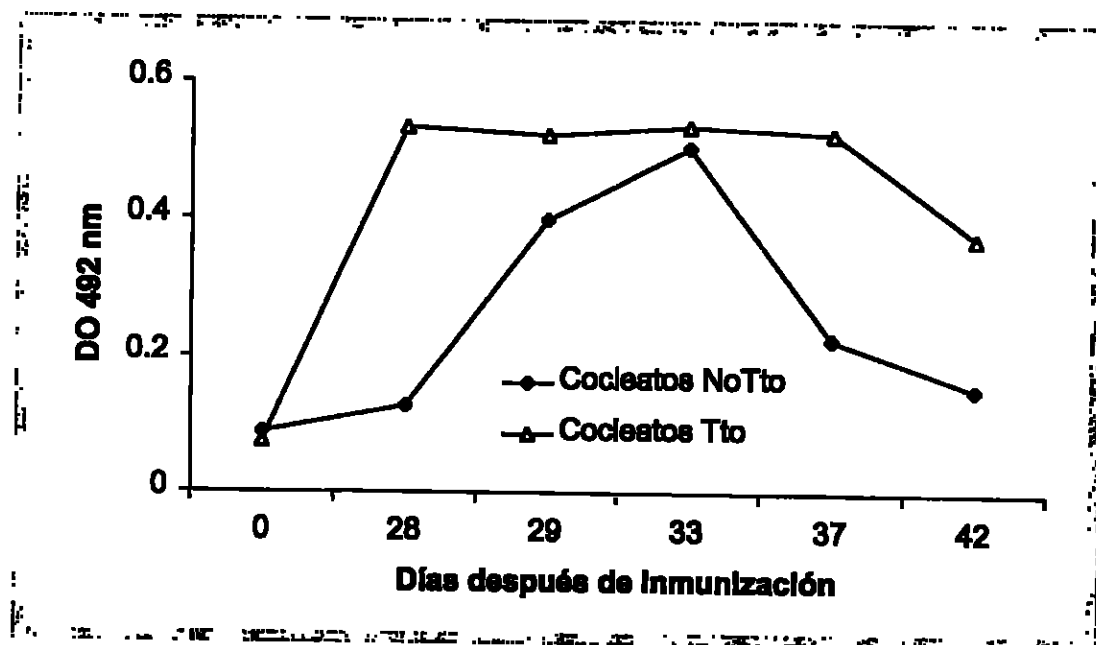


Fig. 23/29

5

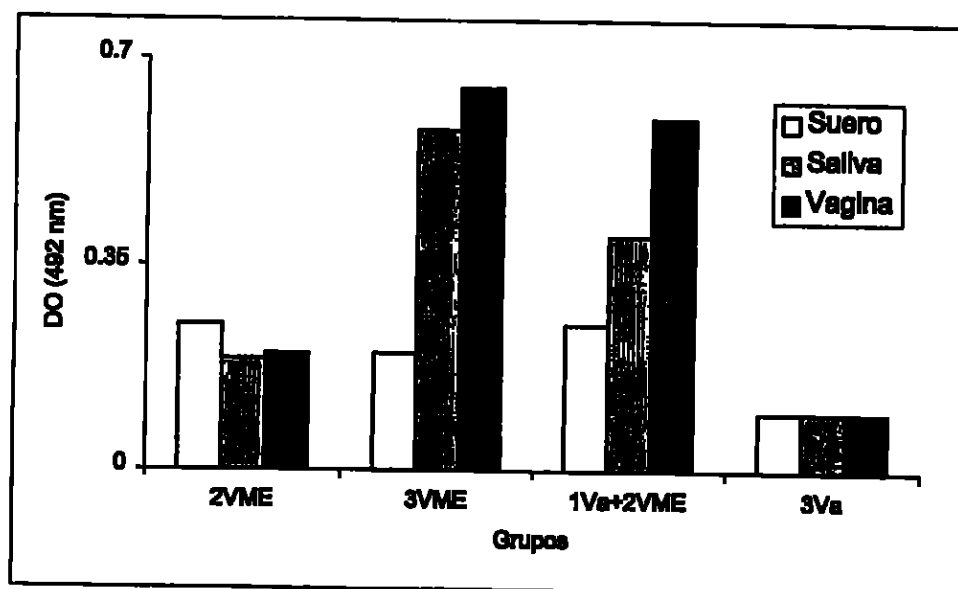


10

Fig. 24/29

5

10

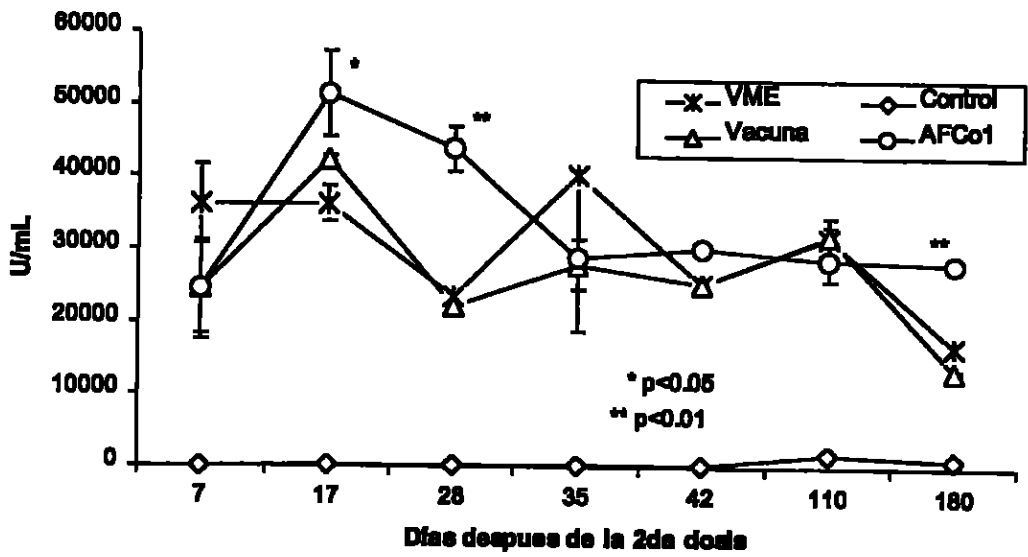


15

Fig. 25/29

5

10

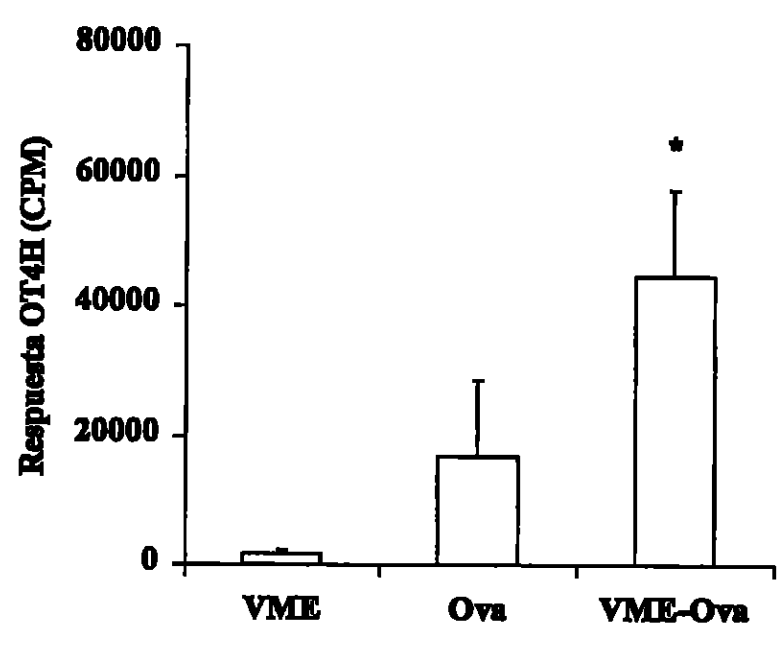


15

Fig. 26/29

5

10



15

Fig. 27/29

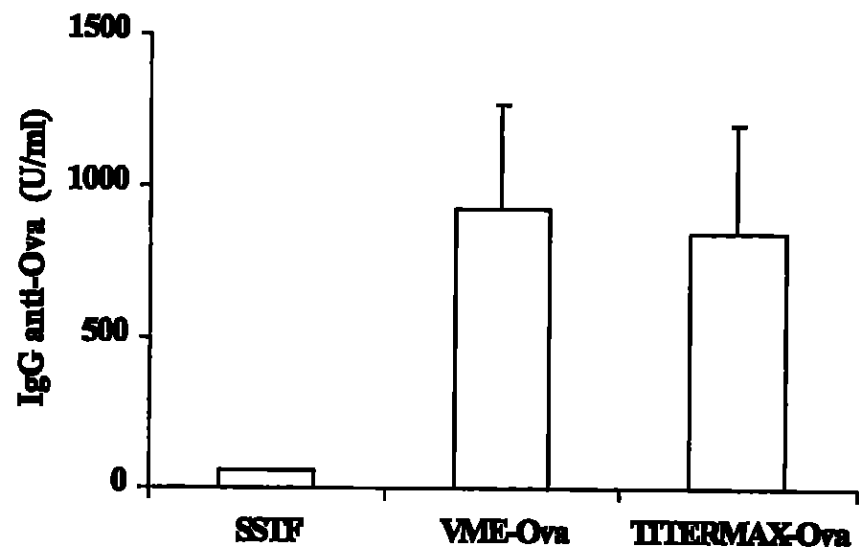
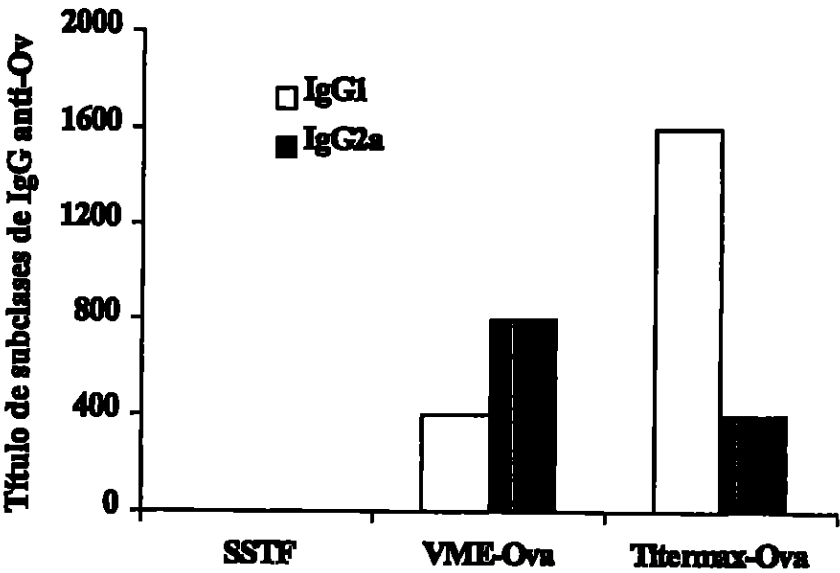


Fig. 28/29

5



10

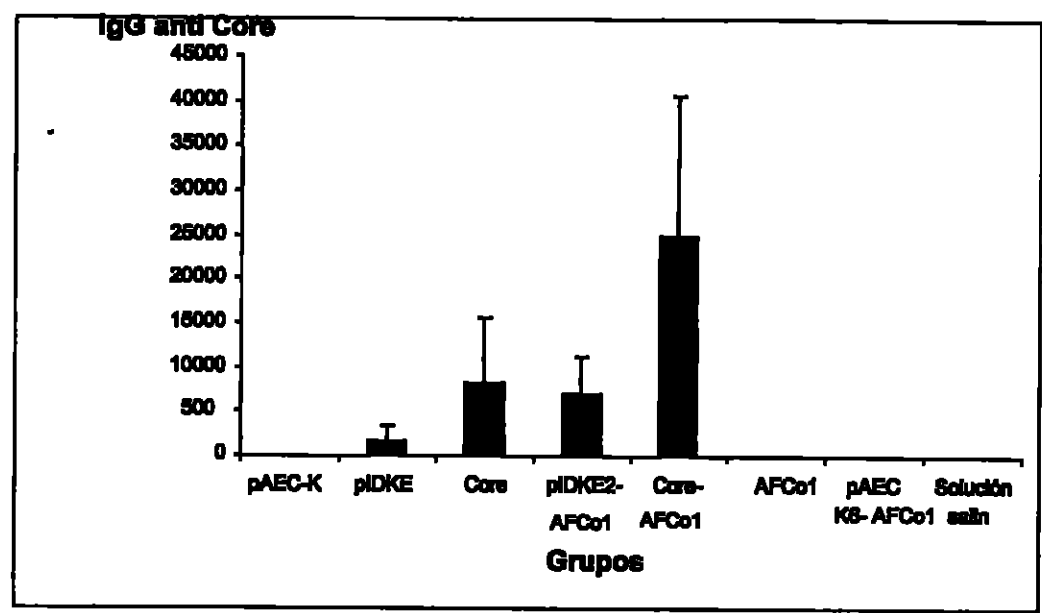
15

20

25

30

Fig. 29/29



INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.

PCT/ CU 2003/000016

A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER

IPC 7 A61K 9/127, A61K 39/00

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)

IPC 7 A61K

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practicable, search terms used)

CIBEPAT, EPODOC, WPI, TXTE, MEDLINE, BIOSIS, XPESP, NPL

C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
X Y A	US 5994318 A (GOULD-FOGERITE, S., MANNINO, R.J.) 30.11.1999. The whole document	1-6,11,12, 15-20,46,48 7,9,13,14, 21,23 45
X Y A	PÉREZ, O., LASTRE, M., LAPINET, J. et al. Immune 2 response induction and new effector mechanisms possibly involved in protection conferred by the cuban anti-meningococcal BC vaccine. Infection and Immunity. Julio 2001. Vol. 69, Nº 7, pages 4502-4508.	25,26,28-31 7,27,33,47, 35-41
Y	AFRIN, F. & ALÍ, N. Adjuvancity and protective immunity elicited by Leishmania donovani antigens encapsulated in positively charged liposomes. Infection and Immunity. Junio 1997, Vol. 65, Nº6, pages 2371-2377.	9,23,33,43

☒ Further documents are listed in the continuation of Box C.☒ See patent family annex.

* Special categories of cited documents:	"T" later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention
"A" document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance	"X" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone
"E" earlier document but published on or after the international filing date	"Y" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art
"L" document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)	"A" document member of the same patent family
"O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means	
"P" document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed	

Date of the actual completion of the international search 12 FEB 2004 (12.02.04)	Date of mailing of the international search report 23 FEB 2004 (23.02.04)
Name and mailing address of the ISA/ S.P.T.O.	Authorized officer
Facsimile No.	Telephone No.

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.

PCT/ CU 2003/000016

C (Continuation). DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
Y A	WO 1993/014744 A1 (CHIRON CORPORATION) 05.08.1993. pages 5,9-13.	13,14,27,37 47,49 12
X Y A	ESTÉVEZ, F., CARR, A., SOLÓRZANO, L. et al. Enhancement of the immune response to poorly immunogenic gangliosides after incorporation into very small size proteoliposomes (VSSP). Vaccine 2000, Vol.18, pages 190-197.	35,36,38-41 21,37,43,49 25-31
X A	US 5834015 A (OLESKE, J.M. DENNY, T.N., SCOLPINO, A. J. et al.) 10.11.1998. The whole document	25,26,28,29 35,36,38,39 45

INFORME DE BÚSQUEDA INTERNACIONAL

Solicitud internacional n°

PCT/ CU 2003/000016

A. CLASIFICACIÓN DEL OBJETO DE LA SOLICITUD

CIP⁷ A61K 9/127, A61K 39/00

De acuerdo con la Clasificación Internacional de Patentes (CIP) o según la clasificación nacional y la CIP.

B. SECTORES COMPRENDIDOS POR LA BÚSQUEDA

CIP⁷ A61K

Otra documentación consultada, además de la documentación mínima, en la medida en que tales documentos formen parte de los sectores comprendidos por la búsqueda

Bases de datos electrónicas consultadas durante la búsqueda internacional (nombre de la base de datos y, si es posible, términos de búsqueda utilizados)

CIBEPAT, EPODOC, WPI, TXTE, MEDLINE, BIOSIS, XPRSP, NPL

C. DOCUMENTOS CONSIDERADOS RELEVANTES

Categoría*	Documentos citados, con indicación, al procede, de las partes relevantes	Relevante para las reivindicaciones n°
X Y A	US 5994318 A (GOULD-FOGHERITE, S., MANNINO, R.J.) 30.11.1999. Todo el documento.	1-6,11,12, 15-20,46,48 7,9,13,14, 21,23 45
X Y A	PÉREZ, O., LASTRE, M., LAPINET, J. et al. Immune 2 response induction and new effector mechanisms possibly involved in protection conferred by the cuban anti-meningococcal BC vaccine. Infection and Immunity. Julio 2001. Vol. 69, N° 7, páginas 4502-4508.	25,26,28-31 7,27,33,47, 35-41
Y	AFRIN, F. & ALÍ, N. Adjuvency and protective immunity elicited by Leishmania donovani antigens encapsulated in positively charged liposomes. Infection and Immunity. Junio 1997, Vol. 65, N°6, páginas 2371-2377.	9,23,33,43

☒ En la continuación del recuadro C se relacionan otros documentos

☒ Los documentos de familias de patentes se indican en el
anexo

* Categorías especiales de documentos citados:

"A" documento que define el estado general de la técnica no considerado
como particularmente relevante.

"B" solicitud de patente o patente anterior pero publicada en la fecha de
presentación internacional o en fecha posterior.

"L" documento que puede plantear dudas sobre una reivindicación de
prioridad o que se cita para determinar la fecha de publicación de otra
cita o por una razón especial (como la indicada).

"O" documento que se refiere a una divulgación oral, a una utilización, a
una exposición o a cualquier otro medio.

"P" documento publicado antes de la fecha de presentación internacional
pero con posterioridad a la fecha de prioridad reivindicada.

"T"

documento ulterior publicado con posterioridad a la fecha de
presentación internacional o de prioridad que no pertenece al
estado de la técnica pertinente pero que se cita por permitir la
comprensión del principio o teoría que constituye la base de la
invención.

"X"

documento particularmente relevante; la invención reivindicada no
puede considerarse nueva o que implique una actividad inventiva
por referencia al documento absolutamente considerado.

"Y"

documento particularmente relevante; la invención reivindicada no
puede considerarse que implique una actividad inventiva cuando el
documento se asocia a otro u otros documentos de la misma
naturaleza, cuya combinación resulta evidente para un experto en
la materia.

"Z"

documento que forma parte de la misma familia de patentes.

Fecha en que se ha concluido efectivamente la búsqueda internacional.

12 Febrero 2004 (12.02.2004)

Fecha de expedición del informe de búsqueda internacional

23 FEB 2004 23.02.04

Nombre y dirección postal de la Administración encargada de la
búsqueda internacional O.R.P.M.

C/Panamá 1, 28071 Madrid, España.

N° de fax 34 91 3495304

Funcionario autorizado

E. Relafio Reyes

N° de teléfono + 34 91 3493047

INFORME DE BUSQUEDA INTERNACIONAL

Solicitud internacional n°

PCT/CU 2003/000016

C (Continuación). DOCUMENTOS CONSIDERADOS RELEVANTES		
Categoría*	Documentos citados, con indicación, si procede, de las partes relevantes	Relevante para las reivindicaciones n°
Y	WO 1993/014744 A1 (CHIRON CORPORATION) 05.08.1993. Páginas 5,9-13.	13,14,27,37
A		47,49
X	ESTÉVEZ, F., CARR, A., SOLORZANO, L. et al. Enhancement of the immune response to poorly immunogenic gangliosides after incorporation into very small size proteoliposomes (VSSP). Vaccine 2000, Vol.18, páginas 190-197.	12
Y		35,36,38-41
A		21,37,43,49
X	US 5834015 A (OLESKE, J.M. DENNY, T.N., SCOLPINO, A. J. et al.) 10.11.1998.	25-31
A		25,26,28,29
	Todo el documento.	35,36,38,39
		45

INFORME DE BÚSQUEDA INTERNACIONAL

Solicitud internacional n°

PCT/ CU 2003/000016

Recuadro I Observaciones cuando se estima que algunas reivindicaciones no pueden ser objeto de búsqueda (Continuación del punto 2 de la primera hoja)

De conformidad con el artículo 17.2.a), algunas reivindicaciones no han podido ser objeto de búsqueda por los siguientes motivos:

1. ☒ Las reivindicaciones n°: 46-49
se refieren a un objeto con respecto al cual esta Administración no está obligada a proceder a la búsqueda, a saber:
Las reivindicaciones 46, 47, 48 y 49 se refieren a un método de tratamiento terapéutico del cuerpo humano. A pesar de ello, la búsqueda se ha realizado para estas reivindicaciones en base a los efectos atribuidos a los compuestos.
2. ☒ Las reivindicaciones n°: 8, 10, 22, 24, 32, 34, 42 y 44
se refieren a elementos de la solicitud internacional que no cumplen con los requisitos establecidos, de tal modo que no pueda efectuarse una búsqueda provechosa, concretamente:
Las reivindicaciones 8, 10, 22, 24, 32, 34, 42 y 44 no están basadas en la descripción.
3. ☐ Las reivindicaciones n°:
son reivindicaciones dependientes y no están redactadas de conformidad con los párrafos segundo y tercero de la regla 6.4.a).

Recuadro II Observaciones cuando falta unidad de invención (Continuación del punto 3 de la primera hoja)

La Administración encargada de la Búsqueda Internacional ha detectado varias invenciones en la presente solicitud internacional, a saber:
Invención 1. Composición vacunal o adyuvante que comprende estructuras cocleares obtenidas a partir de la membrana externa de organismos vivos y método de obtención de estructuras cocleares a partir de vesícula de membrana externa de organismos vivos. (Reivindicaciones 1-24 y 45)
Invención 2. Composición vacunal o adyuvante que comprende vesículas de membrana externa de organismos vivos. (Reivindicaciones 25-44)

1. ☐ Dado que todas las tasas adicionales han sido satisfechas por el solicitante dentro del plazo, el presente informe de búsqueda internacional comprende todas las reivindicaciones que pueden ser objeto de búsqueda.
2. ☒ Dado que todas las reivindicaciones que pueden ser objeto de búsqueda pueden serlo sin un esfuerzo particular que justifique una tasa adicional, esta Administración no ha invitado al pago de ninguna tasa de esta naturaleza.
3. ☐ Dado que tan sólo una parte de las tasas adicionales solicitadas ha sido satisfecha dentro del plazo por el solicitante, el presente informe de búsqueda internacional comprende solamente aquellas reivindicaciones respecto de las cuales han sido satisfechas las tasas, concretamente las reivindicaciones n°:
4. ☐ Ninguna de las tasas adicionales solicitadas ha sido satisfecha por el solicitante dentro de plazo. En consecuencia, el presente informe de búsqueda internacional se limita a la invención mencionada en primer término en las reivindicaciones, cubierta por las reivindicaciones n°:

Indicación en cuanto a la reserva

- ☐ Las tasas adicionales han sido acompañadas de una reserva por parte del solicitante.
- ☐ El pago de las tasas adicionales no ha sido acompañado de ninguna reserva.

**MÉTODO DE OBTENCIÓN DE ESTRUCTURAS COCLEARES.
COMPOSICIONES VACUNALES Y ADYUVANTES BASADOS EN
ESTRUCTURAS COCLEARES Y SUS INTERMEDIARIOS**

5 Memoria Descriptiva

La presente invención se relaciona con el campo de la Inmunología, específicamente con la rama de los adyuvantes y las vacunas.

En la búsqueda de vacunas eficientes, encontrar los antígenos adecuados, ha sido un reto a varias esferas del conocimiento que desbordan la Vaccinología. Después
10 que se cuenta con el antígeno apropiado, este muchas veces no es suficientemente inmunogénico o no induce la respuesta deseada para lo cual es necesario el uso de adyuvantes apropiados. Sigue siendo una necesidad, en estos días, encontrar nuevas vacunas para las enfermedades no protegidas, mejorar las existentes, así como contar con potentes adyuvantes para su uso en vacunas de
15 nueva generación y múltiples. La obtención de vacunas que admitan la inclusión de varios antígenos y que sean efectivas tanto en adultos como en niños, y más aún, en recién nacidos y la búsqueda de adyuvantes funcionales a nivel mucosal con capacidad de resistir el pH ácido del estómago, continúa siendo un reto para los vacinólogos

20 La inmunización mucosal cada día cobra más auge pues muchos microorganismos entran por esta vía. La vía mucosal presenta varias particularidades entre las que se encuentran: la existencia de un sistema mucoso común (capacidad de inducir respuestas locales y a distancia, por aplicación mucosal) y el hecho de que la Ig (inmunoglobulina) A es el principal anticuerpo
25 asociado con su protección.

Entre las ventajas de la inmunización mucosal se encuentran su fácil administración, se evita el uso de jeringuillas, menor costo de producción; es menos reactógena y por ello, más segura con respecto a las vacunas parenterales y la inducción de respuestas tanto mucosales como sistémicas.

- 5 La inmunización mucosal, sin embargo, tiene que atravesar varias barreras. Entre ellas se encuentran: la acidez del estómago que alcanza pH ácidos extremos; la basicidad del duodeno y el peristaltismo del tubo digestivo, que junto a lo localizado de los órganos inductores a nivel mucosal con sus células M, especializadas en el muestreo de los antígenos, disminuye la posibilidad de
10 encuentro con los antígenos vacunales. Los cilios y la formación de mucos en los órganos mucosales respiratorios también interfieren con el muestreo de los antígenos vacunales por las células M.

- Las estrategias actuales para evitar el contacto del antígeno con un pH ácido son la aplicación de las vacunas en soluciones acuosas bicarbonatadas alejados de
15 los alimentos, para disminuir la acidez del estómago y producir un tránsito rápido por el estómago (Benítez JA *et al.*, Infect and Immun 1999,67(2):539-545) o el recubrimiento del antígeno con agentes resistentes a los ácidos, como puede ser el caso de los liposomas.

- En la actualidad son bien conocidos los métodos para preparar liposomas y
20 encapsular materiales liposolubles y sólidos (Schneider U. S. Pat. No. 4, 089, 801, Ash *et al.*, U. S. Pat. No. 4, 448, 765 y Miller *et al.*, U. S. Patent No. 4, 133, 874). Entre los principales problemas que presenta la encapsulación de fármacos en liposomas se encuentran: su poca estabilidad en pruebas de estante; la liberación del material encapsulado; la reducción de la eficacia de las drogas; la
25 susceptibilidad a las condiciones ambientales adversas, la digestión en el tracto gastrointestinal y la no fusión directa con las membranas celulares

(<http://www.BDSiAdvantages.html>). Por otra parte, los liposomas son estructuras poco estables y generalmente no pueden ser liofilizados, aspecto éste, que ha sido resuelto por la formación de estructuras cocleares.

Los cocleatos son estructuras multilaminares lipídicas enrolladas sobre sí mismas en formas de caracol. La obtención de cocleatos a partir de la fusión de liposomas unilaminares y empleando cationes divalentes es bien conocido (D. Papahadjopoulos *et al.*, *Biochem. Biophys. Acta*, 1975; 394:483). Este procedimiento ha sido modificado para la formación de una suspensión de vesículas lipídicas multilaminares conteniendo y rodeadas por el antígeno. Este es convertido en vesículas lipídicas proteicas unilaminares pequeñas por sonicación bajo nitrógeno, para en presencia de iones divalentes formar los cocleatos (Gould-Fogerite *et al.* U. S. Pat. No 5, 643, 574, July 1, 1997). Estos métodos se encuentran resumidos en la Fig. 1.

Los cocleatos y otras microestructuras autoensambladas se han empleado para la administración de agentes terapéuticos (Yager, *et al.* U. S. Pat. No. 5, 851, 536, December 22, 1998, Gould-Fogerite, *et al.* U. S. Pat. No. 5, 994, 318, November 30, 1999 y Yager, *et al.* U. S. Pat. No. 6,180,114, January 30, 2001) incluyendo formulaciones de cocleatos conteniendo adyuvantes, (Gould-Fogerite, *et al.* U. S. Pat. No. 5, 994, 318, November 30, 1999). No obstante, tanto los liposomas como los cocleatos requieren partir obligatoriamente de lípidos negativos y en ocasiones de colesterol, ambos generalmente de procedencia animal y de alto costo (Mannino, *et al.* U. S. Pat. No 4, 663, 161. May 5, 1987), que cada vez son menos aceptados por las regulaciones farmacéuticas y preferentemente incluyen una proteína purificada de microorganismos o un péptido para el caso vacunal. Además, vale la pena señalar que el empleo de cocleatos como adyuvantes por sí solos o la inclusión en ellos de otros activadores de señales importantes en la

inducción de la respuesta inmune, tales como patrones moleculares asociados a patógenos (estructuras conservadas filogenéticamente para las cuales existen receptores en los hospederos y que son reconocidas como señales de peligro por la respuesta innata del mismo) no han sido previamente considerados.

5 El objeto de la presente invención es la obtención de una nueva estructura coclear a partir de vesículas de membrana externa (ampollas) provenientes de organismos vivos, la cual presenta propiedades adyuvantes y vacunales debido a sus características proteicas y lipídicas particulares, así como por los patrones moleculares asociados a patógenos incluidos. Las estructuras cocleares una vez
10 formadas son homogenizadas en su tamaño para hacerlas más efectivas inmunológicamente.

Las estructuras cocleares de la presente invención se diferencian, en tanto que, a pesar de su composición proteolipídica hasta el momento no ensayado por otros autores, logran autoensamblarse y dar lugar a estructuras enrolladas en sí mismas
15 en forma de caracol. La composición proteica y lipídica de las estructuras cocleares dependerán del microorganismo de donde procedan las vesículas de membrana externa, es decir, dependerá de las características de las proteínas de su membrana. De igual forma, las mencionadas estructuras contienen concentraciones de patrones moleculares asociados a patógenos, entre el 1-7%
20 en relación a la concentración de proteínas, provenientes de la membrana del microorganismo en cuestión, insertados y no libres en las mismas. Estos patrones, además pueden ser purificados de otros microorganismos y adicionados para constar con varios patrones en una misma estructura. Los patrones adicionados más los existentes tienen que encontrarse, con respecto a las proteínas, en una
25 relación total entre el 1-30% en relación a la concentración de proteínas. Uno de los patrones moleculares asociados a patógenos incorporados durante la

formación de las estructuras cocleares fue el lipopolisacárido de *Vibrio cholerae* o de *N. meningitidis* (ejemplo 20).

Las estructuras cocleares de la invención permitieron la inducción de una respuesta preferentemente celular y por ello efectiva en lactantes, mostraron propiedades de termo resistencia, así como de ácido y básico resistencia y por tanto fueron efectivos por vía mucosal (ejemplos 2, 4, 6, 8 y 10). Estas propiedades fueron útiles para el diseño de adyuvantes heterólogos (adyuvantes empleados para potenciar vacunas diferentes a las que dieron origen a las vesículas de membrana externa) y vacunas homólogas (vacunas contra el microorganismo de donde provienen las vesículas de membrana externa) empleando las mencionadas estructuras.

Con relación a la composición vacunal ensayada con dicha estructura es importante señalar que las respuestas séricas fueron superiores a las obtenidas empleando la vacuna basada en vesículas de membrana externa adyuvada en alúmina conocida en el mercado, VA-MENGOC-BC®, en varios tiempos, e indujeron además, IgA específica al ser aplicadas por vía mucosal. Así mismo, las estructuras cocleares estimularon los linfocitos CD8, una parte importante de la respuesta inmune frente a organismos intracelulares.

La acción adyuvante de las estructuras cocleares fue evaluada a través de varios ensayos. Entre ellos se encuentran: la producción de IL12 en la línea histiocitaria humana U937 (ejemplo 11) y la producción de óxido nítrico en la línea macrofágica murina J774, en ausencia de otros estímulos (ejemplos 13); la estimulación de células dendríticas humanas (ejemplo 15) y la reducción de las induraciones de las lesiones del reto con *Leishmania major* en ratones inmunizados con las estructuras cocleares conteniendo antígenos de este protozoo (ejemplo 16).

Las estructuras cocleares de la invención hacen a la vacuna final o al adyuvante inducir "*in vivo*" respuestas más tempranas, potentes y duraderas, mientras que "*in vitro*" se observa la inducción eficiente de mediadores involucradas con la inducción de un patrón celular y buena estimulación de células presentadoras de antígenos profesionales (células dendríticas) (ejemplos 11, 13 y 15).

Otro objeto de esta invención es el empleo de las vesículas de membrana externa, que constituyen el punto de partida para la obtención de las estructuras cocleares, como vacunas en sí mismas o como adyuvantes heterólogos, de esta manera que la eliminación de la adsorción en hidróxido de aluminio no limite la capacidad inmunogénica de las mismas, considerando que no se ha explorado suficientemente la capacidad de las vesículas de membrana externa por sí solas para inducir respuestas parenterales.

Dichas vesículas se definen como nanoesferas autoensambladas, constituidas por una bicapa lipídica con proteínas y polisacáridos insertados en la misma. Estas pueden extraerse de cualquier patógeno y presentar diferentes patrones moleculares asociados a los mismos (particularmente lipopolisacárido, peptidoglicano, lipoproteína, ácido teicoico, flagelina o lipofosfoglicano). El Lipofosfoglicano y el lipolisacárido fueron obtenidos de *Leishmania major* y *N. meningitidis* o *Salmonella tify*, respectivamente, durante el proceso de obtención de las vesículas de membrana externa donde quedan insertados en las mismas y nunca libres en proporciones entre 1 y 7% del peso proteico.

Como vacuna, las vesículas de membrana externa extraídas de *Salmonella tify* o de *N. Meningitidis* B indujeron respuesta de IgA por vía nasal y buena respuesta inmunológica por vía parenteral. (ejemplos 3, 5, 7, 12 y 14).

La acción adyuvante de las vesículas de membrana externa fue evaluada a través de varios ensayos. Entre ellos se encuentran: la producción de IL12 en la línea

hitocitaria humana U937 (ejemplos 12) y la producción de óxido nítrico en la línea
macrofágica murina J774 en ausencia de otros estímulos (ejemplos 14); la
potenciación de la respuesta celular (incremento de IgG2a) por la conjugación de
polisacáridos a vesículas de membrana externa de *N.meningitidis* en comparación
5 con su unión a toxoide tetánico (ejemplo 18) y la potenciación de la respuesta de
anticuerpos anti polisacárido Vi de *S. tiphy* por conjugación con vesículas de
membrana externa procedente de la misma bacteria (ejemplo 19).

El empleo de estructuras cocleares y vesículas de membrana externa como
adyuvantes o vacunas logró inesperadamente la potenciación de la respuesta
10 inmune inducida por dosis previas de vacunas o por contacto con el germen
natural. Es importante señalar que estas últimas ocurrieron por vías diferentes con
respecto a la empleada para la administración de las estructuras cocleares o
vesículas (ejemplo 22).

La invención también incluye el método de obtención de las estructuras cocleares
15 a partir de vesículas de membrana externa de organismos vivos. Para ello se
realiza la siguiente secuencia de pasos: En primer lugar se purifica la membrana
externa estructurada en forma de vesículas a partir de microorganismos o células
vivas, por cualquiera de los métodos bien conocidos por una persona experta.
Preferiblemente los métodos revelados en EP 301992, US 5,597,572, EP 11243 o
20 US 4,271,147, Zollinger *et al.* (J. Clin. Invest. 1979, 63:836-848), Frederikson *et al.*
(NIPH Annals 1991, 14:67-80), Sauders *et al.* (Infect. Immun. 1999, 67:113-119),
Drabick *et al.* (Vaccine 2000, 18:160-172), WO 01/09350 o EP 885900077.8 y US
5,597,572 son usados. De manera tal que finalmente las vesículas de membrana
externa contengan entre un 1% y un 7% de lipopolisacárido completamente
25 insertado en las vesículas. A partir de estas se prepara una solución con una
concentración de proteínas totales presentes en la vesícula entre 3 y 6 mg/mL;

pero incrementando la concentración de detergente (no iónico) hasta 8-12 veces la concentración de proteínas para la completa disolución de dichas vesículas. Esta solución es posteriormente esterilizada por filtración a través de una membrana con tamaño de poro de 0,2 μm , donde también se eliminan los agregados de vesículas de membrana externa no disueltos. Luego se realiza una diálisis rotacional o filtración tangencial. La diálisis se realiza durante 24 h contra una solución que contiene concentraciones adecuadas de un ión multivalente (particularmente, Ca^{2+} , Zn^{2+} o Mg^{2+} en concentraciones entre 2,5 y 6,5 mM) en condiciones tamponadas a pH $7,4 \pm 0,2$. Finalmente, a las estructuras cocleares obtenidas se les realiza un tratamiento mecánico (particularmente, sonicación en baño de agua temperada a entre 15 °C y 25°C durante 45 min.) para homogeneizar el tamaño de las partículas.

Esta metodología permite la obtención de estructuras cocleares de forma efectiva y rápida, las cuales contienen múltiples proteínas y lípidos de la membrana externa del microorganismo empleado, así como patrones moleculares asociados a patógenos obtenidos de forma natural. Estas estructuras muestran una elevada estabilidad e inmunogenicidad.

Por otro lado, es posible la incorporación de nuevos antígenos en la mencionada estructura durante su proceso de obtención de forma sencilla y eficiente. Los nuevos antígenos son adicionados a la suspensión de vesículas de membrana externa preparada para la obtención de estas estructuras, luego de incrementar la concentración de detergentes y previo a la adición de los iones multivalentes durante el proceso de diálisis. Entre los antígenos posibles a adicionar se encuentran sacáridos, lipoproteínas, glicoproteínas, péptidos, conjugados y ácidos nucleicos. Estos tienen que encontrarse en una proporción de 0,2-2,7 μg por cada 3-9 μg de proteínas. Por otro lado es también posible la incorporación de otros

patrones moleculares asociados a patógenos para estimular eficientemente la respuesta innata y adquirida, lo que permite su utilización eficiente como adyuvante heterólogo. Particularmente se incluyó lipopolisacárido de *Vibrio cholerae*, amastigotes o promastigotes de *Leishmania mayor*, los que permitieron inducir respuestas celulares y de anticuerpos contra ellos. También, se incorporó DNA plasmídico conteniendo proteína verde fluorescente y se enfrentó a líneas macrofágicas evaluando posteriormente su presencia intracelular por fluorescencia. Particularmente también, se incorporó un alérgeno proveniente a *Dermatophagoides siboney* y se determinó la inducción de respuesta celular contra el mismo (ejemplos 16 y 17).

El empleo de organismos vivos como fuente de materia prima para la obtención de estructuras cocleares no había sido descrito previamente. De igual manera no se conocía el procedimiento para lograr incorporar en las estructuras cocleares uno o varios patrones moleculares asociados a patógenos como en el caso de la presente invención.

La presente invención será descrita a través de los siguientes ejemplos específicos.

Ejemplo 1. Obtención de las estructuras cocleares.

Se partió de las vesículas de membrana externa obtenidas por los métodos descritos en EP 885900077.8 o US 5,597,572. Estas son resuspendidas en solución buffer de Tris-EDTA con 0.5% de desoxicolato de sodio. La concentración de proteínas de la suspensión se determinó usando la metodología de Lowry modificado según Peterson (Analyt. Biochem. 83, 346, 1977). El contenido de fosfolípidos que forman las vesículas fue determinado mediante la determinación de fósforo inorgánico (Bartlett, J Biol. Chem. 234, 466, 1959). Tanto la concentración de proteínas como la concentración de fosfolípidos fue empleada

para establecer las condiciones óptimas y las cantidades de detergentes necesarios para la formación de las estructuras cocleares. Se preparó una solución con las vesículas ajustada a una concentración final proteica de 5-6 mg/mL en tampón Tris-EDTA conteniendo desoxicolato de sodio en una cantidad de 6 a 15 veces la cantidad total de proteínas. Esta solución fue filtrada directamente en el dispositivo de diálisis a través de un filtro con tamaño de poro de 0,2 μ m. La diálisis fue realizada por agitación rotacional durante 24 h con cambio continuo y lento del tampón de diálisis. Esta última solución consistió en NaCl 50-150 mM, Imidazol 1-4 mM, HEPES 3-5 mM y CaCl 2-7 mM en H₂O preparada bajo condiciones de esterilidad que fueron conservadas durante todos los pasos. La formación de estructuras cocleares fue comprobada por la formación de un precipitado blanco y posterior observación microscópica tanto óptica como electrónica. La concentración de proteínas y fosfolípidos fue nuevamente estimada y ajustada para los posteriores ensayos. Las propiedades físico-químicas de las proteínas incluidas en las estructuras cocleares fueron chequeadas y comparadas con las vesículas mediante electroforesis en geles de poliacrilamida teñidos con Azul de Coomassie. Adicionalmente la integridad estructural de estas fue chequeada y comprobada por medio de la metodología de Western Blot (Fig. 2-4).

Ejemplo 2. Respuestas inducidas en ratones por las estructuras cocleares en comparación con la vacuna, VA-MENGOC-BC®.

Ratones Balb/c fueron inmunizados por vía intramuscular con 12 μ g de proteínas por ratón en 2 dosis espaciadas 21 días de VA-MENGOC-BC® o estructuras cocleares. Los animales fueron sangrados en los tiempos representados después de la 2^{da} dosis y las respuestas séricas de IgG anti vesículas de membrana externa fueron evaluadas por ELISA. Se observaron diferencias significativas ($p < 0.05$) entre las respuestas inducidas por las estructuras cocleares y la vacuna,

siempre a favor del primero, en los tiempos 17, 27 y 180 días después de la 2^{da} dosis (Fig. 5).

Ejemplo 3. Respuestas inducidas en ratones por las vesículas de membrana externa en comparación con la vacuna, VA-MENGOC-BC®, por vía parenteral.

5 Ratones Balb/c fueron inmunizados por vía intramuscular con 12 µg de proteínas por ratón en 2 dosis espaciadas 21 días de VA-MENGOC-BC® o vesículas de membrana externa. Los animales fueron sangrados en los tiempos representados después de la 2^{da} dosis y las respuestas séricas de IgG anti vesículas fueron evaluadas por ELISA. No se observaron diferencias significativas ($p < 0.05$) entre las
10 respuestas inducidas por las vesículas y la vacuna. Estos resultados apoyan la utilidad de las vesículas de membrana externa como vacunas por sí solas (Fig. 6).

Ejemplo 4. Efectividad de la inmunización nasal (IN) o gástrica (IG) con estructuras cocleares.

15 Ratones Balb/c fueron inmunizados por vía intranasal (IN) o intragástrica (IG) con 100 ó 12 µg de proteínas por ratón en 2 dosis espaciadas 21 días, respectivamente. Los animales fueron sangrados en los tiempos indicados después de la 2 dosis y las respuestas séricas de IgG anti vesículas fueron evaluadas por ELISA. Se indujeron buenas respuesta de IgG anti vesículas de membrana externa con ambas concentraciones de estructuras cocleares por vía
20 IG e IN, lo que implica la inducción de buenas respuestas sistémicas por inoculación mucosal (Fig. 7).

Ejemplo 5. Efectividad de la inmunización nasal (IN) con vesículas de membrana externa.

25 Ratones Balb/c fueron inmunizados por vía IN 12 µg de proteínas por ratón en 2 dosis espaciadas 21 días. Los animales fueron sangrados en los tiempos

indicados después de la 2 dosis y las respuestas séricas de IgG anti vesículas fueron evaluadas por ELISA. Se indujeron buenas respuestas de IgG anti vesículas por vía IN, lo que implica la inducción de buenas respuestas sistémicas por inoculación nasal (Fig. 8).

5 **Ejemplo 6. Efectividad de estructuras cocleares aplicados por vía nasal (IN) o gástrica (IG) en Inducir IgA en saliva.**

Ratones Balb/c fueron inmunizados por vía IN o IG con 100 ó 12 µg de proteínas por ratón, respectivamente, en 2 dosis espaciadas 21 días. En los animales se tomó la saliva 9 días después de la última dosis y las respuestas de IgA anti vesículas de membrana externa fueron evaluadas por ELISA. Se indujeron significativas respuestas de IgA anti vesículas por vía IN y un se indujo un ligero pero importante incremento de IgA anti vesículas por vía IG (Fig. 9).

Ejemplo 7. Efectividad de las vesículas de membrana externa aplicados por vía nasal (IN) en Inducir IgA en saliva.

15 Ratones Balb/c fueron inmunizados por vía IN con 12 µg de proteínas por ratón en 2 dosis espaciadas 21 días. En los animales se tomó la saliva 9 días después de la última dosis y las respuestas de IgA anti vesículas fueron evaluadas por ELISA. Se indujo significativa respuesta de IgA anti vesículas por vía IN (Fig. 10).

20 **Ejemplo 8. Subclases de IgG anti vesículas de membrana externa en suero inducidas por la Inmunización con las estructuras cocleares.**

Ratones Balb/c fueron inmunizados por las vías intranasal (IN), intragástrica (IG) o intamuscular (IM). IN fue con 100 y el resto con 12 µg de proteínas ratón de estructuras coleares en dos dosis espaciadas 21 días. Se empleó VA-MENGOC-BC® como control positivo IM con 12 µg. Los animales fueron sangrados a los 21 días después de la segunda dosis y los títulos de IgG1 e IgG2a en suero fueron

analizados por ELISA. En todos los casos (excepto en los controles negativos) se indujeron títulos significativos ($p < 0,05$) de IgG2a siendo estos más elevados cuando las estructuras cocleares se administraron por vía nasal. Esto indica la inducción de un patrón de anticuerpos IgG de tipo celular Th1 y sobre todo por vía nasal (Fig. 11).

Ejemplo 9. Subclases de IgG en suero inducidas por la inmunización con las vesículas de membrana externa (VME).

Ratones Balb/c fueron inmunizados por diferentes vías con 12 µg de proteínas por ratón de vesículas de membrana externa, en dos dosis espaciadas 21 días, por vía intranasal (IN) o intramuscular (IM). Se aplicó la vacuna VA-MENGOC-BC® IM en igual concentración como control positivo. Los animales fueron sangrados a los 21 días después de la segunda dosis y los títulos de IgG1 e IgG2a anti VME en suero fueron analizados por ELISA. En todos los casos se indujeron títulos significativos de IgG2a por las vesículas de membrana externa indicando la inducción de un patrón de anticuerpos IgG de tipo celular Th1. No fue así en los controles negativos IM o IN. Una total inversión del patrón se observó por vía IN donde casi toda la respuesta fue a base de IgG2a (Fig. 12).

Ejemplo 10. Termo y ácido resistencia de las estructuras cocleares formados a partir de vesículas de membrana externa.

La termo resistencia fue evaluada a través de la exposición a 60 °C por 7 días de las muestras. La ácido resistencia se evaluó a través de la exposición de las estructuras cocleares a pH 1 por 45 min. Posteriormente, las muestras tratadas y el control fueron empleados para inmunizar ratones Balb/c con 2 dosis de 12 µg de proteínas por ratón cada una, espaciadas 14 días, por vía intramuscular. Los ratones fueron sagrados a los 28 días de iniciado el experimento y los sueros

mantenidos individualmente a -20 °C hasta su uso. Como puede observarse no hubo diferencias significativas ($p>0,5$) entre las respuestas de IgG anti vesículas de membrana externa inducidas en cada animal y grupo (Fig. 13).

Ejemplo 11. Producción de IL12 por la línea celular U937 estimulada con estructuras cocleares en ausencia de otro estímulo.

Las células U937 fueron cultivadas en RPMI 1640 suplementados con gentamicina a 50 µg/mL, L-glutamina (2 mM), piruvato de sodio (1 mM), HEPES [4-(2-hidroxietil)-1-piperazinetanosulfónico ácido]] (15 mM) y con 10% de suero bovino fetal (Sigma). Estas fueron diferenciadas a macrófagos por tratamiento con PMA (forbol miristato acetato) y se sembraron en placas de cultivo de fondo plano de 24 pozos a razón de 5×10^5 células / pozo. Luego de 24 h se les añadió las estructuras cocleares a razón de 250 ng/mL en medio de cultivo. Luego de 24 h de estimulación los sobrenadantes fueron recolectados y se determinó la presencia de IL12 mediante un ELISA de tipo sándwich. Se observó la producción de IL12 por las células U937 estimuladas con las estructuras cocleares (Fig. 14).

Ejemplo 12. Producción de IL12 por la línea celular U937 estimulada con vesículas de membrana externa (VME) en ausencia de otro estímulo.

Las células U937 fueron cultivadas en RPMI 1640 suplementados con gentamicina a 50 µg/mL, L-glutamina (2 mM), piruvato de sodio (1 mM), HEPES [4-(2-hidroxietil)-1-piperazinetanosulfónico ácido]] (15 mM) y con 10% de suero bovino fetal (Sigma). Estas fueron diferenciadas a macrófagos con tratamiento con PMA (forbol miristato acetato) y se sembraron en placas de cultivo de fondo plano de 24 pozos a razón de 5×10^5 células / pozo. Luego de 24 h se les añadió las vesículas de membrana externa a razón de 250 ng/mL en medio de cultivo. Luego de 24 h de estimulación los sobrenadantes fueron ensayados para la presencia de IL12

mediante un ELISA de tipo sándwich. Se observó la producción de IL12 por las células U937 estimuladas con las vesículas de membrana externa (Fig. 15).

Ejemplo 13. Producción de óxido nítrico por la línea macrofágica murina J774 estimuladas con estructuras cocleares en ausencia de otro estímulo.

5 Las células J774 fueron cultivadas en medio DMEN suplementado con gentamicina a 50 µg/mL, L-glutamina (2 mM), piruvato de Sodio (1 mM), HEPES (15 mM) y con 10% de suero bovino fetal (Sigma), previamente inactivado a 56 °C durante 30 min. Se sembraron en placas de cultivo de fondo plano de 96 pozos a razón de 1×10^5 células / pozo y se incubaron por 24 horas a 37 °C y 5% de CO₂.
10 Posteriormente, las células adherentes fueron incubadas con 200 µL de DMEN y las estructuras cocleares a 250 ng/mL. Se incluyeron también variantes incubadas con L-NMMA (1µM), inhibidor de la ruta de producción del óxido nítrico. A las 24 y 48 h se colectaron los sobrenadantes los cuales fueron analizados para el contenido de nitritos mediante la reacción de Greiss (Rockett, KA *et al.*, Infect. Immun., 1992, 60:3725-3730). Se observó una significativa producción de óxido
15 nítrico por las células incubadas con las estructuras cocleares. Esta producción fue inhibida empleando el L-NMMA (Fig. 16).

**Ejemplo 14. Producción de óxido nítrico por la línea macrofágica murina J774 estimuladas con vesículas de membrana externa (VME) en ausencia de
20 otro estímulo.**

Las células J774 fueron cultivadas en DMEN suplementado con gentamicina a 50 µg/mL, L-glutamina (2 mM), piruvato de (1 mM), HEPES (15 mM) y con 10% de suero bovino fetal (Sigma), previamente inactivado a 56 °C durante 30 min. Se sembraron en placas de cultivo de fondo plano de 96 pozos a razón de 1×10^5
25 células / pozo y se incubaron por 24 h a 37 °C y 5% de CO₂. Posteriormente, las

células adherentes fueron incubadas con 200 μ L de DMEN y las vesículas de membrana externa a 250 ng/mL. Se incluyo también variantes incubadas con L-NMMA (1 μ M), inhibidor de la ruta de producción del oxido nítrico. A las 24 y 48 h se colectaron los sobrenadantes, los cuales fueron analizados para el contenido de nitritos mediante la reacción de Greiss (Rockett, K. A *et al.*, Infect. Immun., 1992, 60:3725-3730). Se observó una significativa producción de oxido nítrico por las células incubadas con las vesículas de membrana externa, superior a al inducida por el LPS empleado como control. Esta producción fue inhibida por el L-NMMA (Fig. 17).

Ejemplo 15. Estimulación de células dendríticas humanas por las estructuras cocleares.

La sangre fue extraída y las células mononucleares periféricas fueron purificadas por ficoll. Las células fueron cultivadas razón de 10×10^5 células por mL en presencia de LPS o estructuras cocleares y se determinó la activación de las células dendríticas por Citometría de Flujo. Como puede observarse en la Fig. 18, se activaron las células dendríticas medido a través de la expresión de moléculas coestimuladoras (CD40, CD80 y CD86) y se incrementó la expresión de moléculas MHC. Esto demuestra el carácter adyuvante de estas estructuras.

Ejemplo 16. Reducción de las induraciones en Balb/c Inmunizados con estructuras cocleares conteniendo amastigotes de *Leishmania major* y retados con el mismo protozoo.

La inclusión de amastigotes de *L. major* se realizó incluyendo los antígenos semipurificados en los primeros pasos de formación de las estructuras cocleares. La cantidad de detergentes fue ajustada de acuerdo a la cantidad de proteínas totales y la concentración de proteínas totales fue ajustada para mantenerla en un rango de 5-6 mg/mL. La relación entre proteínas vesiculares y de los nuevos

antígenos incluidos fue de 12/1. La formación de las estructuras cocleares fue chequeada por microscopia óptica y electrónica. La inclusión de proteínas de *L. major* fue también verificada mediante electroforesis en geles de poliacrilamida teñidos con Azul Coomassie. Ratones Balb/c fueron inmunizados con 12 µg de las estructuras cocleares con 2 dosis espaciadas 21 días por vía intramuscular en la pata de la extremidad posterior izquierda. A los 21 días de la segunda dosis los ratones fueron infectados con 3×10^8 promastigotes en la misma extremidad de la inmunización. Los promastigotes fueron obtenidos de la fase estacionaria de cultivos realizados en medio DMEN sobre medio sólido agar-sangre. El volumen de las lesiones fue estimado semanalmente a partir de la 4^{ta} semana luego de la infección. Se observó una reducción significativa del tamaño de las lesiones en el grupo inmunizado con las estructuras cocleares conteniendo antígenos de *L. major*. Esto demuestra el carácter adyuvante de esta estructura (Fig. 19).

Ejemplo 17. Inclusión de DNA plásmidico con la proteína verde fluorescente.

Plásmidos conteniendo el gen de la proteína verde fluorescente bajo el promotor CMV purificados fueron incluidos en la solución inicial de obtención de las estructuras cocleares siguiendo los mismos pasos de obtención que en el ejemplo 1. La relación plásmido / proteínas vesiculares fue ajustada a 1/100. La inclusión de los plásmidos fue chequeada mediante electroforesis en agarosa al 1% de las estructuras cocleares previamente incubados a 37 °C por 30 min. luego de agregar EDTA hasta 2 mM para provocar la liberación del plásmido del interior de estos. Los geles fueron teñidos con Bromuro de Etidio y fueron observados bajo luz ultravioleta. Sólo se observaron presencia de plásmido en las estructuras cocleares que los contenían luego de ser tratadas con EDTA. Posteriormente se desarrolló un ensayo de transfección en la línea celular J774 con estas estructuras. Luego de 2 h de incubación las estructuras cocleares fueron

eliminadas del medio de cultivo. La observación bajo fluorescencia de las células 24 h más tarde arrojó la presencia de numerosas células con señales fluorescentes en el citoplasma.

Ejemplo 18. Potenciación de respuesta celular por conjugación a vesículas de membrana externa.

El polisacárido (PsC) del serogrupo C de *Neisseria meningitidis* fue conjugado al toxoide tetánico (TT) o a vesículas de membrana externa (VME) de *N. meningitidis* serogrupo B. Ratones Balb/c fueron inmunizados con 3 dosis intraperitoneales (0, 14 y 28 días) que contenía 10 µg de PsC conjugados. Los animales fueron sangrados antes y a los 42 días de iniciado la inmunización. En el suero se determinaron las respuestas de IgG y sus subclases. La mayor respuesta de IgG2a encontrada en el grupo conjugado a vesículas de membrana externa es indicativo de una mejor respuesta celular inducida que cuando se conjugó con toxoide tetánico (TT) (Fig. 20).

Ejemplo 19. Potenciación de respuesta de anticuerpos anti polisacárido Vi por conjugación.

El polisacárido Vi de *Salmonella tiphy* fue conjugado vesículas de membrana externa (VME) de *S. tiphy*. Ratones Balb/c fueron inmunizados con 2 dosis intraperitoneales (0 y 28 días) que contenía 10 µg de Vi. Los animales fueron sangrados antes y a los 42 días. En el suero se determinaron las respuestas de IgG y sus subclases. La conjugación incrementa y positiviza la respuesta contra el Vi y se detecta respuesta de IgG2a (Fig. 21).

Ejemplo 20. Posibilidad de inclusión de diferentes concentraciones de patrones moleculares asociados a patógenos en las estructuras cocleares.

Para la inclusión en las estructuras cocleares de diferentes concentraciones de patrones moleculares asociados a patógenos se ensayaron diferentes cantidades de LPS de *Neisseria meningitidis* B. Las relaciones LPS / proteínas que se emplearon para la inmunización de los ratones fueron: 0.05/12; 0.5/12; 1/12 y 2/12. La formación de las estructuras cocleares fue chequeada por microscopia óptica determinándose la relación 1/12 como la máxima relación en la que se puede incluir el LPS sin afectar la formación de las estructuras cocleares. Cantidades mayores afectan visiblemente la formación de las estructuras conduciendo a la formación de agregados. Todas las variantes obtenidas fueron inmunizadas en ratones Balb/c con dos dosis, espaciadas 21 días, de 12 µg de proteínas por ratón. Los títulos de IgG anti vesículas de membrana externa (VME) fueron determinados no encontrándose diferencias entre los títulos inducidos por las diferentes variantes, pero garantiza la posibilidad de incorporar diferentes LPS en estas estructura (Fig. 22).

Ejemplo 21. Efectividad del método propuesto para los pasos finales en la producción de las estructuras cocleares.

Estructuras cocleares tratadas por sonicación (Tto) suave en baño de agua durante 45 min. a 20 °C y no tratadas fueron empleadas. Ratones Balb/c fueron inmunizados por vía intranasal con 100 µg de proteínas por ratón en 2 dosis espaciadas 21 días. En los animales se tomó la saliva 9 días después de la ultima dosis y las respuestas de IgA anti vesículas de membrana externa (VME) fueron evaluadas por ELISA. La repuesta inmunológica fueron significativamente más tempranas u duraderas en los animales inmunizados con las estructuras tratadas según muestra la figura 23.

Ejemplo 22. Respuesta de IgA anti vesículas de membrana externa en suero, saliva y vagina inducida por inmunización parenteral y mucosal de animales, evaluada por ELISA.

Ratones Balb/c fueron inmunizados con 2 ó 3 dosis de vesículas de membrana externa (VME) por vía nasal (IN), 3 dosis de vacuna (VA-MENGOC-BC®) intramuscular (IM) como control y la combinación de 1 dosis de vacuna IM y 2 dosis IN. Cada ratón recibió 12 µg de proteínas en los tiempos 0, 21 y 42. Los sueros fueron tomados a 15 días y la saliva y el fluido vaginal a 9 días de la última dosis. Los resultados fueron evaluados por ELISA. Como puede observarse la inmunización nasal induce ligeros incrementos de IgA a nivel sérico no siendo así por la inmunización IM con la vacuna. La respuesta mucosal fue dependiente del número de dosis, es decir 2 dosis no indujeron y 3 dosis si indujeron respuesta de IgA anti vesículas de membrana externa. Por último 2 dosis nasales si fueron efectivas en animales que recibieron un estímulo (una dosis) IM con vacuna (Fig. 24).

Ejemplo 23. Acción adyuvante de las estructuras cocleares (AFCo1) sobre las proteínas incorporadas en las vesículas de membrana externa (VME).

Ratones Balb/c (n = 7) fueron inmunizados con 2 dosis intramuscularmente de 12.5 µg/ratón de VME, AFCo1 o vacuna (VA-MENGOC-BC®). Los sueros fueron tomados antes y en varios tiempos posteriores a la última dosis. La respuesta de IgG anti VME fue determinada por ELISA. Como puede observarse en la Fig. 25 la presentación a través de los AFCo1 indujo respuesta significativamente superiores a la de las VME y la vacuna. Esta además, continuó elevada a los 180 días cuando las otras descendían significativamente.

Ejemplo 24. Capacidad adyuvante de las vesículas de membrana externa (VME) frente a antígenos heteólogos (Ovalbúmina, Ova).

Para determinar la función adyuvante primeramente se incorporó Ovalbúmina (Ova) como antígeno heterólogo. Luego se determinó la presentación a TCD4⁺ y finalmente se determinó la respuesta de IgG anti Ova y sus subclases *in vivo*.

Incorporación de Ova en VME. Ova fue incorporada en VME mediante el empleo de detergentes, particularmente desoxicolato, el cual permitió el desensamblaje de su estructura vesicular. La eliminación del detergente y el re-ensamblaje de la estructura en presencia de Ova permitieron su incorporación en las VME. La proporción final de VME:Ova fue de 100:11,2. La estructura vesicular fue comprobada mediante cromatografía de exclusión molecular rindiendo perfiles similares a los de las VME solas. La presencia de Ova fue comprobada por SDS-PAGE y su posterior Western Blot revelado con un policlonal anti-Ova el cual demostró la presencia de una banda correspondiente a Ova dentro del perfil proteico de las VME.

Presentación de Ova incorporada en las VME a TCD4⁺ y activación de las mismas: Fue empleado el hibridoma de células T CD4⁺ restringidas para MHC clase II específico para el péptidos Ova (257-264). Células Dendríticas (CD) fueron incubadas por 2 h con VME-Ova o Ova soluble y luego co-cultivadas con el hibridoma de células T. Los sobrenadantes fueron colectados luego de 24 h y testados para detectar producción de IL2 a través de la incorporación de [³H] timidina por la línea celular CTLL dependiente de IL2. La producción de IL2 brinda una medida de la activación de los hibridomas de células T específicos para péptidos de Ova. La Figura 26 muestra que las CD incubadas con VME-Ova pueden presentar los péptidos de Ova al hibridoma de células T CD4⁺. El hibridoma de células T produjo niveles de IL2 significativamente mayores cuando fue estimulado con CD que habían sido previamente incubadas con VME-Ova en

comparación con CD incubadas solo con Ova. Las diferencias significativas entre los niveles de presentación del péptido específico de Ova en MHC-II por CD incubadas con PL-Ova o Ova fueron determinadas usando la Prueba de comparación múltiple de Duncan con un rango de confianza del 95%. De esta forma, el Proteoliposoma puede liberar antígenos a CD y propiciar una eficiente presentación antigénica a células TCD4⁺.

Respuesta de IgG anti-Ova en ratones C3H/HeN inmunizados con VME-Ova:
Ratones C3H/HeN fueron inmunizados intramuscularmente con dos dosis de 5 mg/ml de VME-Ova o solución salina tamponada de fosfato (SSTF) como control negativo o una dosis de la emulsión Titermax-Ova como control positivo. El adyuvante comercial Titermax (Sigma, UK) fue emulsionado con Ova y administrado siguiendo las indicaciones del proveedor. Todos los sueros se obtuvieron 21 días después de la primera dosis y fueron evaluados por ELISA para determinar los niveles de IgG anti-Ova presentes en cada grupo. Altas concentraciones de IgG anti-Ova fueron detectadas en el suero de ratones inmunizados con VME-Ova y que con Titermax-Ova (Fig. 27). Este resultado evidencia la capacidad adyuvante de las VME a través de su habilidad para inducir una respuesta de IgG elevada contra el antígeno heterólogo incorporado en su estructura.

Respuesta de subclases IgG anti-Ova en ratones C3H/HeN inmunizados con VME-Ova: La subclase IgG2a es característica del patrón Th1 en murinos. Determinar la composición de subclases de la respuesta IgG evidenciada en ratones C3H/HeN inmunizados con VME-Ova era crucial para esclarecer la capacidad adyuvante de las VME. En ratones C3H/HeN inmunizados con VME-Ova se obtuvo un mayor título de IgG2a que de IgG1 anti-Ova. Sin embargo, en los ratones inmunizados con Titermax-Ova se indujo una mayor respuesta de

IgG1 que de IgG2a (Fig. 28). Este resultado evidenció que las VME son capaces de polarizar la respuesta inducida contra el antígeno heterólogo incluido en su estructura hacia un patrón de respuesta Th1.

Ejemplo 25. Potenciación de la respuesta anti Core y anti Cápside del Virus de la Hepatitis C (VHC) por su incorporación en estructuras cocleares (AFCo1).

Ratones Balb/c fueron inmunizados por vía intramuscular (IM) en las semanas 0, 3 y 7. Siete grupos, de 10 animales, fueron inmunizados con uno de los siguientes inmunógenos:

- 50 µg del plasmidio pIDKE2 (Dueñas-Carrera S, Alvarez-Lajonchere L, Alvarez-Obregón JC, Pérez A, Acosta-Rivero N, Vázquez DM, Martínez G, Viña A, Pichardo D, Morales J. Enhancement of the immune response generated against the hepatitis C virus envelope proteins after DNA vaccination with polyprotein-encoding plasmids. Biotechnol Appl Biochem. 2002;35:205-212), contiene la secuencia codificante para los antígenos Core, E1 y E2 del VHC;
- 50 µg de pIDKE2 VHC incorporados en 12 µg de estructuras cocleares (AFCo1);
- 10 µg de proteína Core del VHC, (Alvarez-Obregon JC, Dueñas-Carrera S, Valenzuela C, Morales J. A truncated HCV core protein elicits a potent immune response with a strong participation of cellular immunity components in mice. Vaccine 2001; 19:3940-3946) comprende los primeros 120 aa de la proteína de la cápsida del VHC;
- 10 µg de proteína Core del VHC incorporados en 12 µg de AFCo1;
- 12 µg de AFCo1;

- 50 µg del plasmidio pAEC-K6 (Herrera AM, Rodriguez EG, Hernandez T, Sandez B y Duarte CA. A family of compact plasmid vectors for DNA immunization in humans. Biochem Biophys Res Commun. 2000;279(2):548-551) que no contiene secuencias codificantes para antígenos del VHC;
- 5 ○ 50 µg de pAEC-K6 incorporados en AFCo1;
- Solución salina.

Los plasmidios y la proteína Core fueron administrados en solución salina. La figura 29 muestra la respuesta de IgG contra la proteína Core, 2 semanas después de la última inmunización. El uso del AFCo1 potenció la respuesta de anticuerpos inducida contra la proteína de la cápsida inducida por el plasmidio pIDKE2 (p<0.01). Adicionalmente, la incorporación de la proteína Core en el AFCo1 indujo niveles de anticuerpos significativamente superiores a los inducidos por la proteína Core sola (p<0.05).

Ventajas de la solución propuesta:

- 15 1. Las vesículas de membrana externa son extraídas de organismos vivos lo que permite la selección de constituyentes durante el proceso extractivo de las membranas externas, que son la primera barrera de contacto huésped-patógeno, por lo que estos constituyentes tienen amplias posibilidades de ser protectores en animales y humanos;
- 20 2. Durante el proceso extractivo es posible la inclusión de otras proteínas de interés ya sean naturales o recombinantes;
- 25 3. Las vesículas de membrana externa extraídas de organismos vivos son más estables que los liposomas formados artificialmente, pudiendo mantenerse por varios meses y hasta años sin alteraciones significativas que afecten la formación de futuras estructuras cocleares;

4. la preferente inducción de respuesta celular, Th1 en animales y humanos, convierte a estos adyuvantes o vacunas en efectivos, además de en adultos y niños, durante la Lactancia;
5. la estructura coclear formada es termo resistente, por lo que puede ser una buena opción para resolver los problemas de la cadena de frío de varias vacunas, por su formulación en este adyuvante o su desarrollo a partir de vesículas de membrana externa y estructuras cocleares;
6. la estructura coclear formada es ácido y básico resistentes, por lo que es una opción importante a tener en cuenta en las vacunas orales;
7. los antígenos son incorporados durante el proceso productivo, lo que hace al producto final termo resistente, acidorresistente y básico resistente;
8. la versatilidad de antígenos a incluir, solubles y particulados, incluyendo ácidos nucleicos, permite producir gran número de vacunas e incluso ser múltiples;
9. contiene patrones moleculares asociados a patógenos y se les pueden incorporar otros a voluntad para incrementar su poder adyuvante e inmunogénico, logrando reducir la posible toxicidad de algunos de estos patrones y por ello su respuesta inflamatoria;
10. estas estructuras cocleares logran inducir respuestas mas tempranas, potentes y duraderas *in vivo*;
11. estas estructuras cocleares logran inducir, *in vitro*, mejores respuestas a nivel de citocinas inductoras de patrones de respuesta inmune celulares;
12. conserva las propiedades de los cocleatos artificiales (eficiente incorporación de antígenos hidrofóbicos, sistema de liberación lenta, contenido de calcio como mineral esencial, reducción de oxidación lipídica, liofilización,

etc.); pero supera a estos en inmunogenicidad, por la inclusión de patrones moleculares asociados a patógenos y su capacidad de inducción de un patrón Th1, incluyendo la inducción de respuesta T citotóxica y

se evita la procedencia de animales superiores de los lípidos y colesterol.

5 **Breve descripción de las figuras**

Figura 1. Métodos para la producción de cocleatos descrito en Gould-Fogerite et al. U. S. Pat. No 5,643,574, July 1, 1997.

Figura 2. Método simplificado de la forma de obtención de las estructuras cocleares objetos de la presente invención.

10 **Figura 3.** Microscopia electrónica de una estructura coclear.

Figura 4.A, electroforesis en gel de acrilamida al 12.5% teñida con Azul Coomassie de las proteínas presentes en las vesículas de membrana externa y las estructuras cocleares y B,

15 **Western Blot** de las proteínas presentes en las vesículas de membrana externa y las estructuras cocleares usando un suero humano de alto título contra las vesículas de membrana externa.

Figura 5. Respuestas séricas de IgG anti vesículas de membrana externa en ratones inmunizados por vía parenteral con VA-MENGOC-BC® o con estructuras cocleares evaluados por ELISA.

20 **Figura 6.** Respuestas séricas de IgG anti vesículas de membrana externa (VME) en ratones inmunizados por vía intramuscular con VA-MENGOC-BC® o vesículas de membrana externa evaluados por ELISA.

25 **Figura 7.** Respuestas séricas de IgG anti vesículas de membrana externa (VME) en ratones inmunizados por vía intragástrica (IG) o intranasal (IN) con vesículas de membrana externa evaluados por ELISA.

Figura 8. Respuestas séricas de IgG anti vesículas de membrana externa (VME) en ratones inmunizados por vía intranasal (IN) con vesículas de membrana externa evaluados por ELISA.

Figura 9. Respuesta en saliva de IgA anti vesículas de membrana externa en ratones inmunizados por vía intragástrica (IG) o intranasal (IN) con estructuras cocleares evaluados por ELISA.

Figura 10. Respuesta en saliva de IgA anti vesículas de membrana externa en ratones inmunizados por vía intranasal (IN) con vesículas de membrana externa evaluados por ELISA.

Figura 11. Resultados en suero de las subclases de IgG anti vesículas de membrana externa de animales inmunizados con estructuras cocleares evaluados por ELISA.

Figura 12. Resultados en suero de las subclases de IgG anti externa de animales inmunizados con vesículas de membrana externa evaluados por ELISA.

Figura 13. Resultados en suero de la termo resistencia y la acidoresistencia de las estructuras cocleares evaluados por ELISA. **Figura 14.** Evaluación de la producción de IL12 por las células U937 estimuladas con las estructuras cocleares.

Figura 15. Evaluación de la producción de IL12 por las células U937 estimuladas con vesículas de membrana externa de *Neisseria meningitidis*.

Figura 16. Producción de óxido nítrico por las células J774 incubadas con las estructuras cocleares.

Figura 17. Producción de óxido nítrico por las células J774 incubadas con las vesículas de membrana externa de *Neisseria meningitidis*.

Figura 18. Estimulación de células dendríticas humanas por estructuras cocleares.

Figura 19. Resultados de las induraciones de animales inmunizados con estructuras cocleares conteniendo amastigotes y retados con *Leishmanais major*.

Figura 20. Resultados del efecto adyuvante de la conjugación de polisacárido con vesículas de membrana externa de *Neisseria meningitidis*.

5 **Figura 21.** Resultados del efecto adyuvante de la conjugación de polisacárido con vesículas de membrana externa de *Salmonella tiphy*.

Figura 22. Resultados de la incorporación de patrones moleculares asociados a patógenos

10 **Figura 23.** Resultados del efecto de la sonicación sobre la respuesta inducida por las estructuras cocleares.

Figura 24. Resultados de la potenciación de la vía nasal por estímulo inicial intramuscular.

15 **Figura 25.** Cinética de respuesta de IgG anti VME potenciada por las estructuras cocleares (AFCo1). La respuesta de IgG anti VME fue determinada en el suero de animales inmunizados por vía intramuscular con VME, VA-MENGOC-BC® o AFCo1. Como puede apreciarse el AFCo1 indujo respuestas significativamente superiores y más duraderas.

20 **Figura 26.** Células dendríticas (CD) pueden procesar péptidos de Ova incluidos en las vesículas de membrana externa (VME) (VME-Ova) y presentarlos en MHC-II. La producción de IL-2 por el hibridoma de células TCD4⁺ fue cuantificada por incorporación de [³H] timidina por la línea celular CTLL dependiente de IL-2. Los datos se presentan como la media $\pm$ la desviación estándar de tres experimentos diferentes. *significativamente diferente de otros grupos.

Figura 27. Respuesta de IgG anti-Ova en ratones inmunizados con VME-Ova. Ratones C3H/HeN fueron inmunizados con dos dosis de VME-Ova 5 mg/ml, solución salina tamponada de fosfato o con la emulsión Titermax-Ova (control positivo). Los sueros fueron colectados 21 días luego de la primera inmunización y evaluados por ELISA. Los datos muestran la concentración de IgG promedio de cinco animales en cada grupo $\pm$ la desviación estándar y son representativos de tres ensayos diferentes.

Figura 28. Respuesta de subclases de IgG anti-Ova en ratones inmunizados con VME-Ova. Ratones C3H/HeN fueron inmunizados con dos dosis de VME-Ova 5 mg/ml, solución salina tamponada de fosfato o con la emulsión Titermax-Ova (control positivo). Los sueros fueron colectados 21 días luego de la primera inmunización y evaluados por ELISA. Los datos muestran el título de IgG1 y de IgG2a de las mezclas del suero de cinco animales en cada grupo y son representativos de tres ensayos diferentes.

Figura 29. Respuesta de IgG contra la proteína Core del Virus de Hepatitis C (VHC) inducida por inmunización intramuscular de animales, evaluada por ELISA. La respuesta de IgG anti Core fue determinada en el suero de animales inmunizados por vía intramuscular con tres dosis (semanas 0, 3 y 7) y sangrados dos semanas posteriores a la última dosis. Como puede apreciarse la incorporación de los dos antígenos (Core y Cápside) en AFCo1 indujo respuestas significativamente superiores.

REIVINDICACIONES

1. Composición vacunal caracterizada porque comprende estructuras cocleares proteolípídicas obtenidas a partir de vesículas de membrana externa de organismos vivos y opcionalmente uno o más antígenos, así como un excipiente adecuado.

2. Composición vacunal según la reivindicación 1, caracterizada porque dichas estructuras cocleares estén formadas por proteínas, lípidos y patrones moleculares asociados a patógenos.

3. Composición vacunal según la reivindicación 2, caracterizada porque los patrones moleculares asociados a patógenos se encuentran o sean adicionados entre el 1% y el 30% del peso proteico de la estructura coclear.

4. Composición vacunal según reivindicación 3, caracterizada porque los patrones moleculares asociados a patógenos son seleccionados del grupo consistente en lipopolisacárido, peptidoglicano, lipoproteína, ácido teicoico, flagelina y lipofosfoglicano.

5. Composición vacunal según reivindicación 1, caracterizada porque el organismo vivo de donde se extraen las vesículas de la membrana externa a partir de las cuales se forman las estructuras cocleares sea una bacteria, un protozooario o una célula animal.

6. Composición vacunal según la reivindicación 5, caracterizada porque dicha bacteria puede ser Gram negativa o Gram positiva.

7. Composición vacunal según reivindicación 6, caracterizada porque dicha bacteria Gram negativa sea de los géneros *Neisseria*, *Haemophilus*, *Salmonella*, *Vibrio*, *Pseudomona* o *Shigella*.

8. Composición vacunal según la reivindicación 6, caracterizada porque dicha bacteria Gram positiva sea de los géneros *Streptococcus* o *Staphylococcus*.
9. Composición vacunal según reivindicación 5, caracterizada porque el organismo vivo sea el protozoo del género *Leishmania*.
- 5 10. Composición vacunal según la reivindicación 5, caracterizado porque las estructuras cocleares provienen de una célula tumoral.
- 10 11. Composición vacunal según la reivindicación 1, caracterizada porque los antígenos a incluir adicionalmente se encuentran con respecto a las proteínas presentes en la estructura coclear en una relación entre 0,2-2,7 µg por cada 3-9 µg de proteína.
12. Composición vacunal según la reivindicación 1, caracterizada porque los antígenos a incluir adicionalmente son seleccionados del grupo consistente en: proteínas naturales o recombinantes, péptidos, sacáridos, ácidos nucleicos; conjugados o alérgenos.
- 15 13. Composición vacunal según la reivindicación 12, caracterizada porque el antígeno adicionado sean proteínas del virus de la hepatitis C.
14. Composición vacunal según la reivindicación 12, caracterizada porque el antígeno adicionado sean epítopes T o B
- 20 15. Adyuvante vacunal caracterizado porque comprende estructuras cocleares proteolipídicas obtenidas a partir de vesículas de membrana externa de organismos vivos.
16. Adyuvante vacunal según la reivindicación 15, caracterizada porque dichas estructuras cocleares están formadas por proteínas, lípidos y patrones moleculares asociados a patógenos.

17. Adyuvante vacunal según la reivindicación 16, caracterizada porque los patrones moleculares asociados a patógenos se encuentran entre el 1% y el 30% del peso proteico de la estructura.

18. Adyuvante vacunal según reivindicación 16, caracterizada porque los patrones moleculares asociados a patógenos son seleccionados del grupo consistente en lipopolisacárido, peptidoglicano, lipoproteína, ácido teicoico, flagelina y lipofosfoglicano.

19. Adyuvante vacunal según reivindicación 15, caracterizada porque el organismo vivo de donde se extraen las vesículas de la membrana externa a partir de las cuales se forman las estructuras cocleares es una bacteria, un protozoo o una célula animal.

20. Adyuvante vacunal según la reivindicación 19 caracterizada porque dicha bacteria sea Gram negativa o Gram positiva.

21. Adyuvante vacunal según reivindicación 20, caracterizada porque dicha bacteria Gram negativa es de los géneros *Neisseria*, *Haemophilus*, *Salmonella*, *Vibrio*, *Pseudomona* o *Shigella*.

22. Adyuvante vacunal según la reivindicación 20, caracterizada porque dicha bacteria Gram positiva es de los géneros *Streptococcus* o *Staphylococcus*.

23. Adyuvante vacunal según reivindicación 19, caracterizada porque el organismo vivo sea el protozoo del género *Leishmania*.

24. Adyuvante según reivindicación 19, caracterizado porque las estructuras cocleares provienen de una célula tumoral.

25. Composición vacunal caracterizada porque comprende vesículas de membrana externa obtenidas a partir de organismos vivos y opcionalmente uno o más antígenos, así como un excipiente adecuado.

26. Composición vacunal según la reivindicación 25, caracterizada porque dichas vesículas de membrana externa están formadas por proteínas, lípidos y patrones moleculares asociados a patógenos.

27. Composición vacunal según la reivindicación 26, caracterizada porque los patrones moleculares asociados a patógenos se encuentran entre el 1% y el 7% del peso de proteico de la estructura.

28. Composición vacunal según reivindicación 26, caracterizada porque los patrones moleculares asociados a patógenos son seleccionados del grupo consistente en lipopolisacárido, peptidoglicano, lipoproteína, ácido teicoico, flagelina y lipofosfoglicano.

29. Composición vacunal según reivindicación 25, caracterizada porque el organismo vivo de donde se extraen las vesículas de la membrana externa es una bacteria, un protozoo o una célula animal.

30. Composición vacunal según la reivindicación 29, caracterizada porque dicha bacteria puede ser Gram negativa o Gram positiva.

31. Composición vacunal según reivindicación 30, caracterizada porque dicha bacteria Gram negativa es de los géneros *Neisseria*, *Haemophilus*, *Salmonella*, *Vibrio*, *Pseudomona* o *Shigella*.

32. Composición vacunal según la reivindicación 29, caracterizada porque dicha bacteria Gram positiva es de los géneros *Streptococcus* o *Staphylococcus*.

33. Composición vacunal según reivindicación 29, caracterizada porque el organismo vivo es el protozoo del género *Leishmania*.

34. Composición vacunal según la reivindicación 29, caracterizado porque las vesículas de membrana externa provienen de una célula tumoral.

35. Adyuvante vacunal caracterizado porque comprende vesículas de membrana externa obtenidas a partir de organismos vivos.

36. Adyuvante vacunal según la reivindicación 35, caracterizada porque dichas vesículas de membrana externa están formadas por proteínas, lípidos y patrones moleculares asociados a patógenos.

37. Adyuvante vacunal según la reivindicación 36, caracterizada porque los patrones moleculares asociados a patógenos se encuentran entre el 1% y el 7% del peso de proteico de la estructura.

38. Adyuvante vacunal según reivindicación 36, caracterizada porque los patrones moleculares asociados a patógenos son seleccionados del grupo consistente en lipopolisacárido, peptidoglicano, lipoproteína, ácido teicoico, flagelina y lipofosfoglicano.

39. Adyuvante vacunal según reivindicación 35, caracterizada porque el organismo vivo de donde se extraen las vesículas de la membrana externa es una bacteria, un protozoo o una célula animal.

40. Adyuvante vacunal según la reivindicación 39, caracterizada porque dicha bacteria sea Gram negativa o Gram positiva.

41. Adyuvante vacunal según reivindicación 40, caracterizada porque dicha bacteria Gram negativa sea de los géneros *Neisseria*, *Haemophilus*, *Salmonella*, *Vibrio*, *Pseudomonas* o *Shigella*.

42. Adyuvante vacunal según la reivindicación 40, caracterizada porque dicha bacteria Gram positiva sea de los géneros *Streptococcus* o *Staphylococcus*.

43. Adyuvante vacunal según reivindicación 39, caracterizada porque el organismo vivo es el protozoo del género *Leishmania*.

44. Adyuvante según reivindicación 39, caracterizado porque las vesículas de membrana externa provienen de una célula tumoral.

45. Método para la obtención de estructuras cocleares a partir de vesículas de membrana externa de organismos vivos caracterizado porque comprende los siguientes pasos:

a. preparación, a partir de las vesículas de membrana externa naturales, de una solución a una concentración de proteínas totales entre 3 y 6 mg/mL, a la que se le añade un detergente no iónico hasta alcanzar una relación de 10 veces la concentración de proteínas.

b. de desear incorporar otros antígenos de interés o patrones moleculares asociados a patógenos estos se añaden a la solución preparada en a) homogenizando la misma a razón de 0,2-2,7 μ g por cada 3-9 μ g de proteína para los antígenos y de 1 a 30% la concentración proteica para los patrones.

c. posteriormente, la solución de los pasos a) ó b) se filtra a través de una membrana con tamaño de poro de 0.2 μ m para esterilizarla y eliminar los agregados de vesículas de membrana externa no disueltos.

d. posteriormente, se realiza una diálisis rotacional o filtración tangencial contra una solución que contiene concentraciones de un ión multivalente, particularmente, Ca^{2+} , Zn^{2+} o Mg^{2+} , entre 2,5 y 6,5 mM en condiciones tamponadas de pH $7,4 \pm 0,2$.

e. finalmente, a las estructuras cocleares obtenidas se les realiza un tratamiento mecánico, particularmente, sonicación en baño de agua temperada a una temperatura entre 15 °C y 25°C durante 45 min., para homogeneizar el tamaño de las partículas.

46. Composición vacunal según reivindicaciones de la 1 a la 14, caracterizada porque es aplicada por vía mucosal, parenteral o combinación de las mismas.

47. Composición vacunal de las reivindicaciones de la 26 a la 34, caracterizada porque es aplicada por vía mucosal, parenteral o combinación de las mismas.

5 48. Adyuvante de las reivindicaciones de la 15 a la 24, caracterizado porque es aplicado por vía mucosal, parenteral o combinación de las mismas.

49. Adyuvante de las reivindicaciones de la 35 a la 44 caracterizado, porque es aplicado por vía mucosal, parenteral o combinación de las mismas.

10

15

20

RESUMEN

La presente invención se relaciona con el campo de la Inmunología, específicamente con la rama de los adyuvantes y las vacunas. El objetivo técnico que se persigue es obtener estructuras cocleares a partir de vesículas de membrana externa (ampollas) de microorganismos, con el fin de emplearlas como adyuvantes o como vacunas en sí. La invención también se relaciona con el método de obtención de las estructuras cocleares.

5

10

15

20

Fig. 1/29

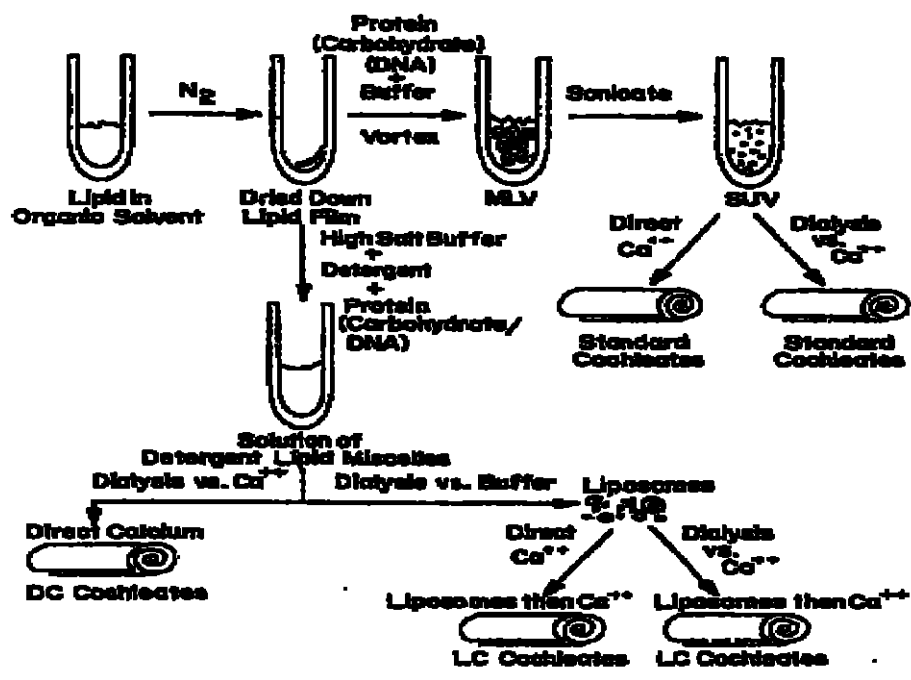
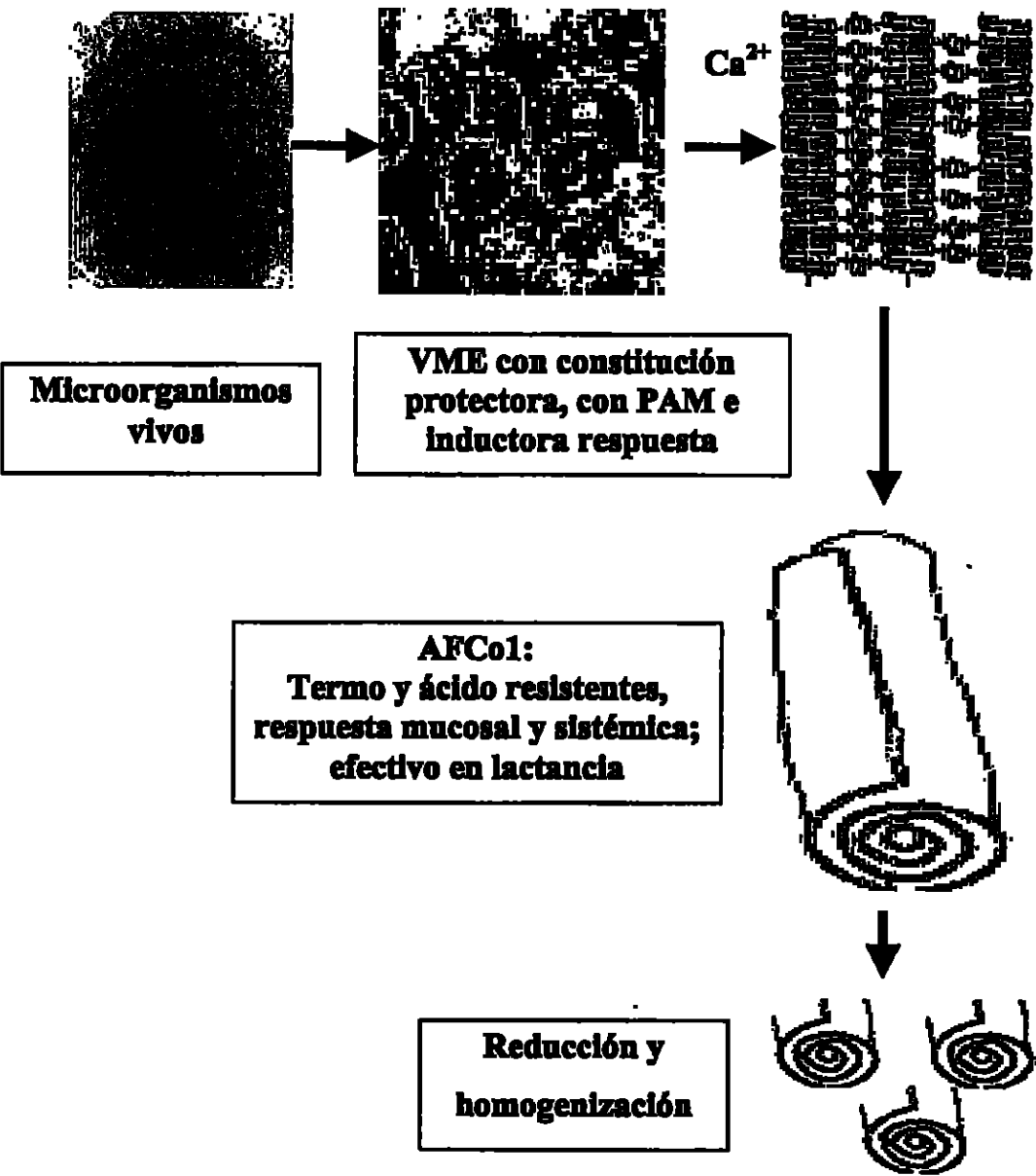


Fig. 2/29



5

Fig. 3/29

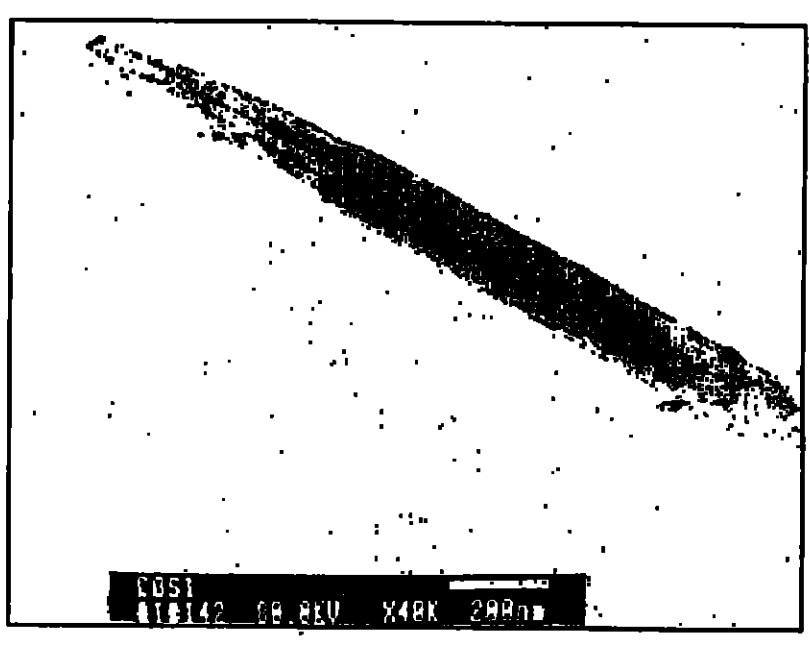
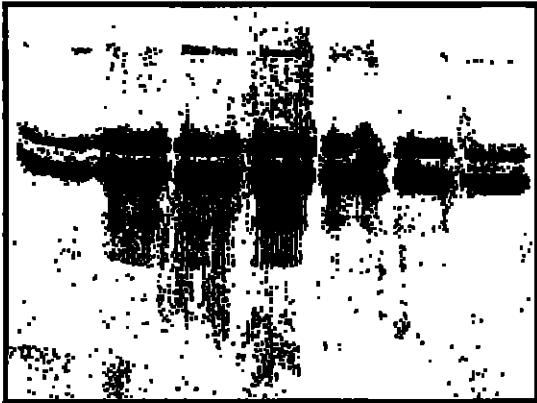


Fig. 4/29

5

10

A



1 2 3 4 5 6 7

A: SDS-PAGE
1, 5 y 7 vesículas de membrana
externa
2-4 y 6 Cocletos

B



1 2 3 4 5

B: Western blot, reconocimiento de
proteínas por suero de alto título de
IgG contra proteínas de *N.*
meningitidis B. Estructuras cocleares
(1 y 5, vesículas de membrana
externa, 2-4 Coleatos).

15

20

5

Fig. 5/29

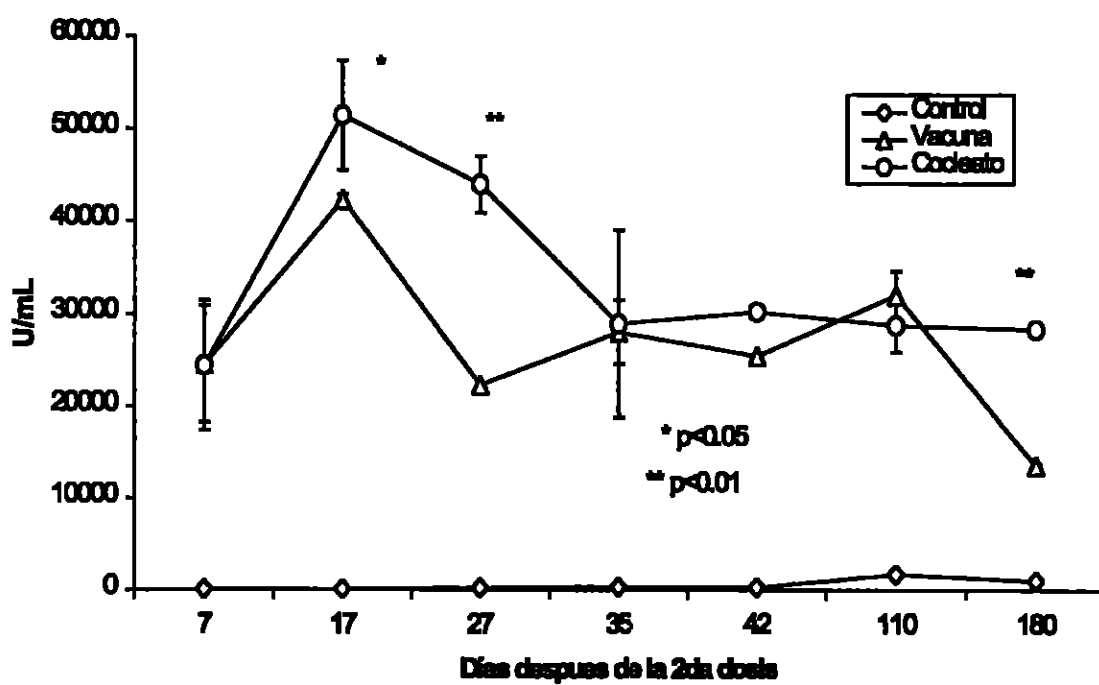


Fig. 6/29

5

10

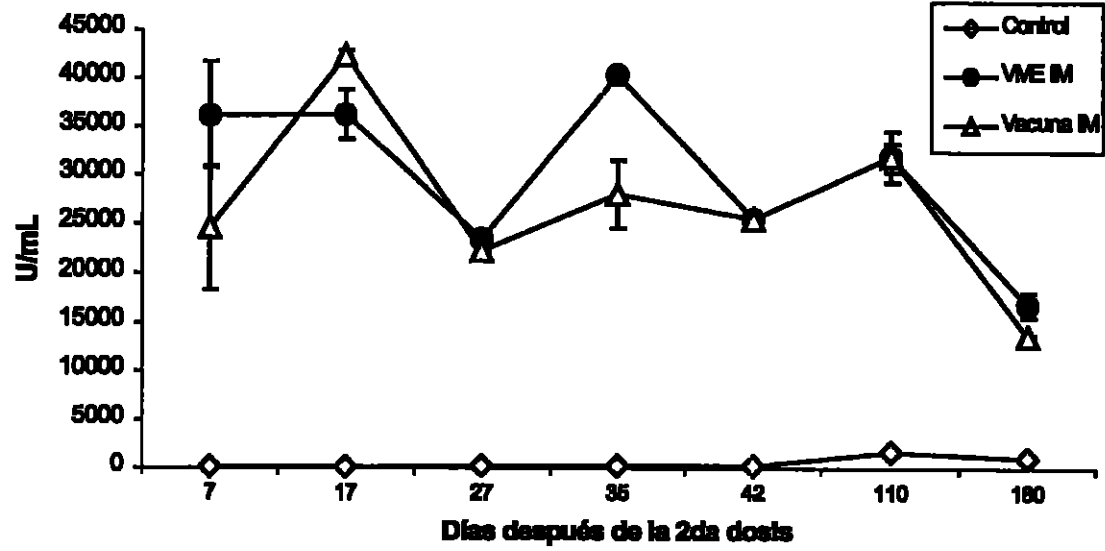


Fig. 7/29

5

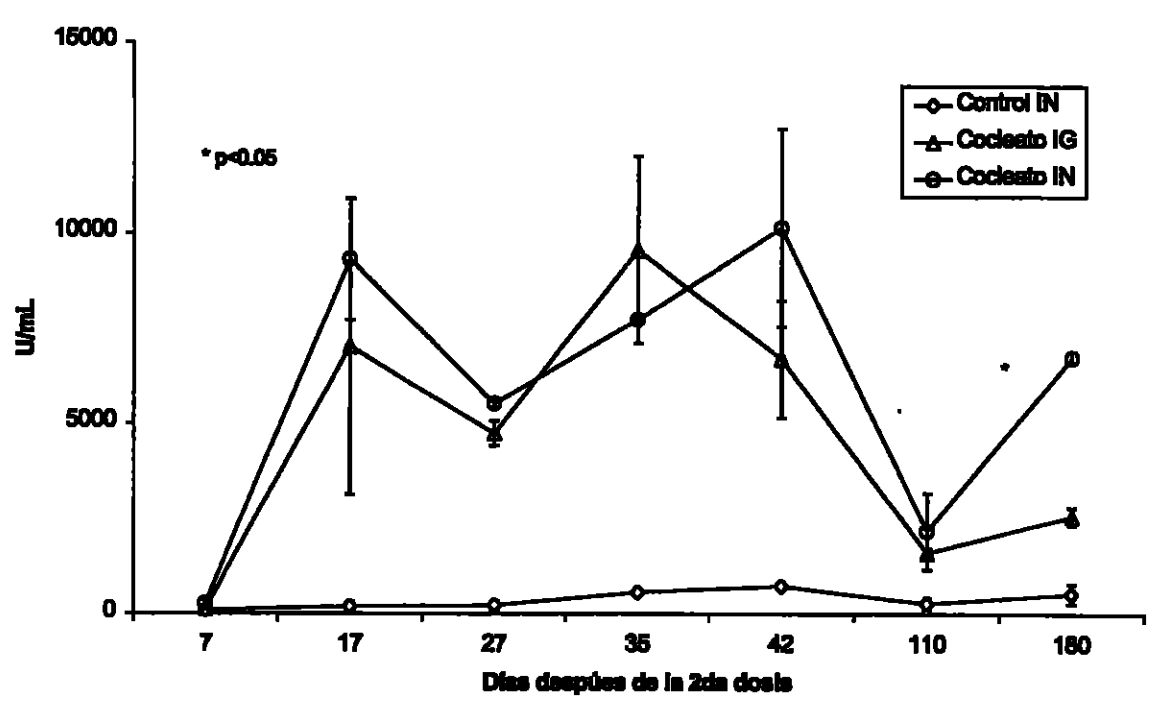


Fig. 8/29

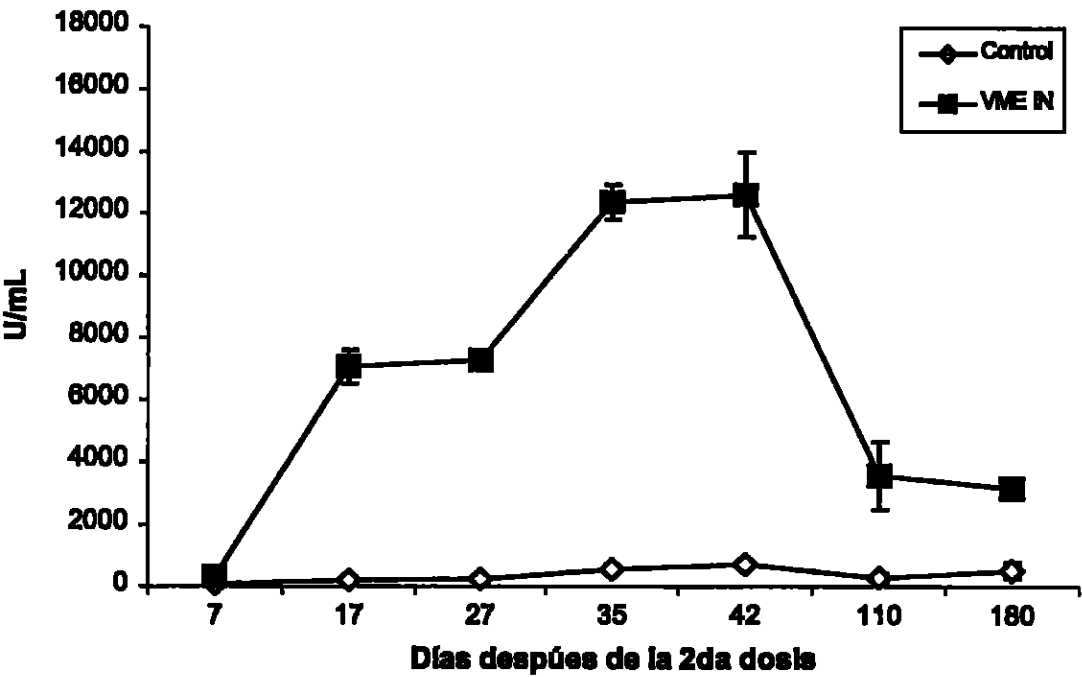
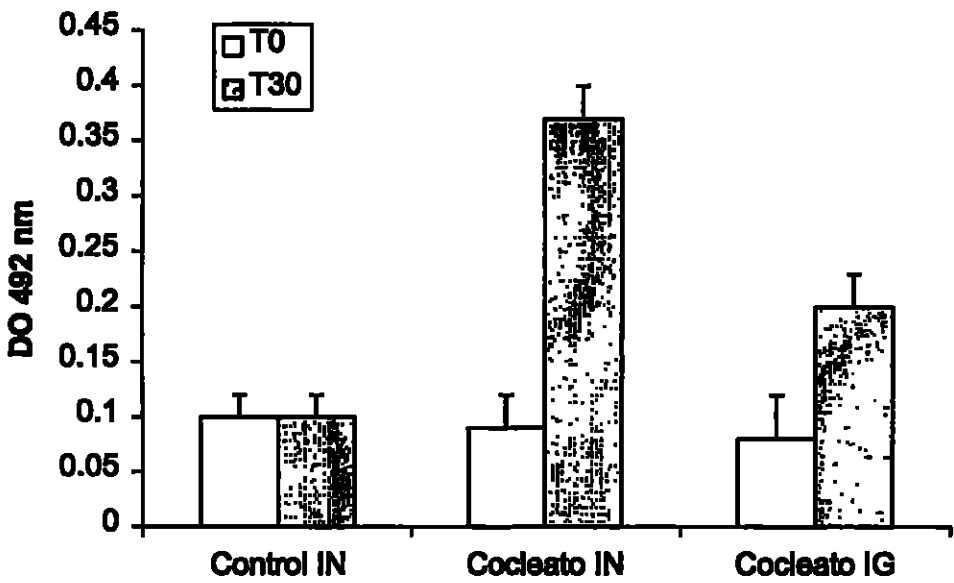


Fig. 9/29

5

10



15

Fig. 10/29

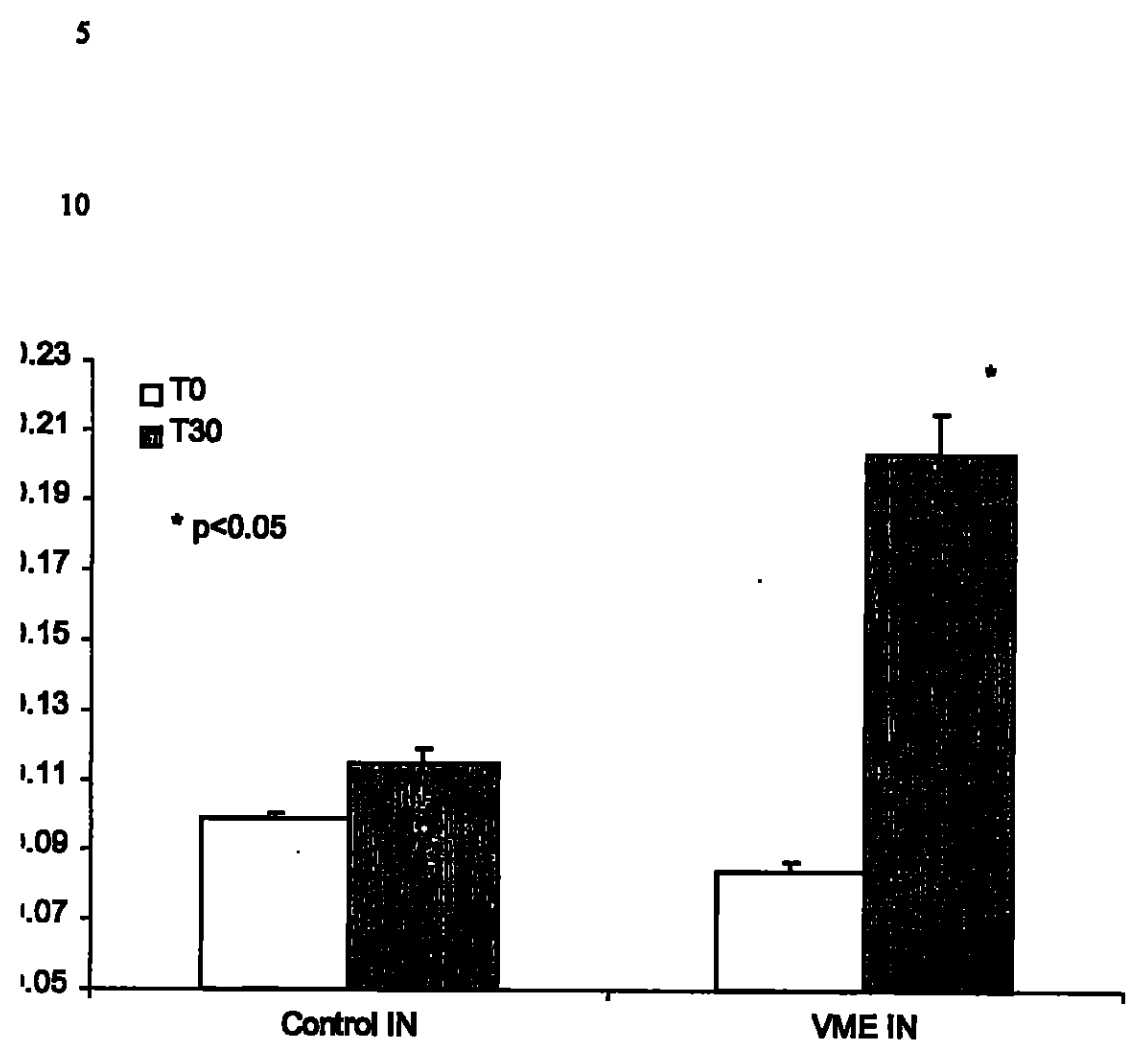


Fig. 11/24

5

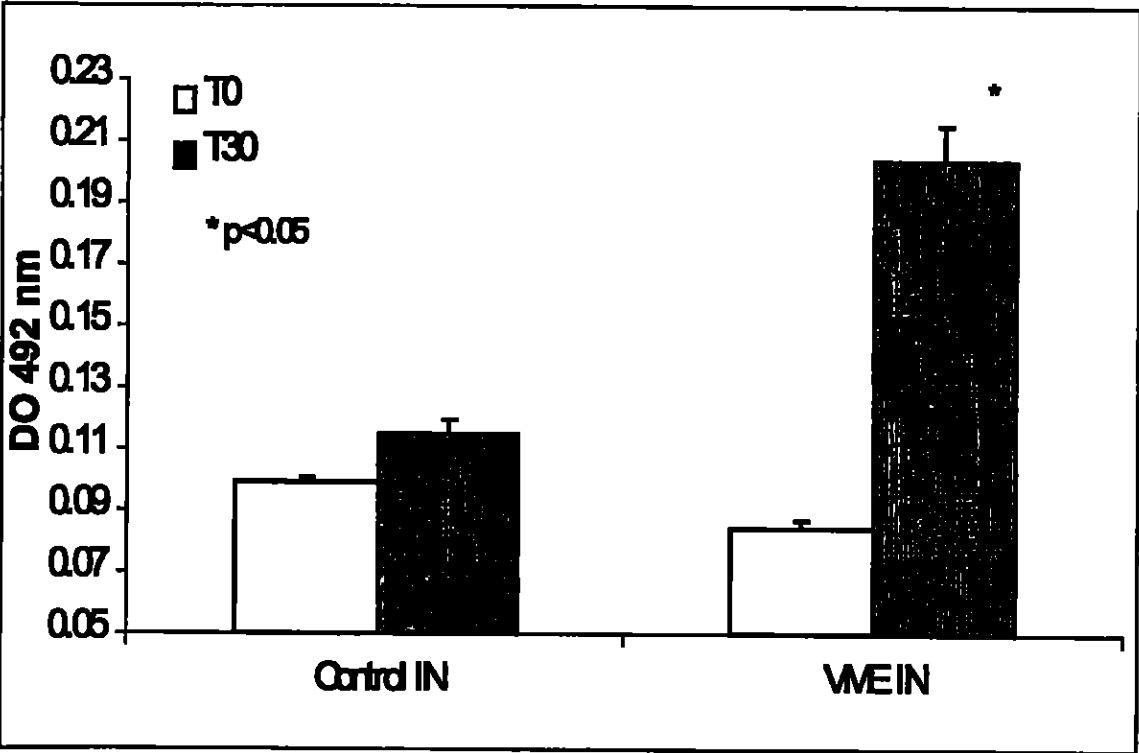


Fig. 12/29

5

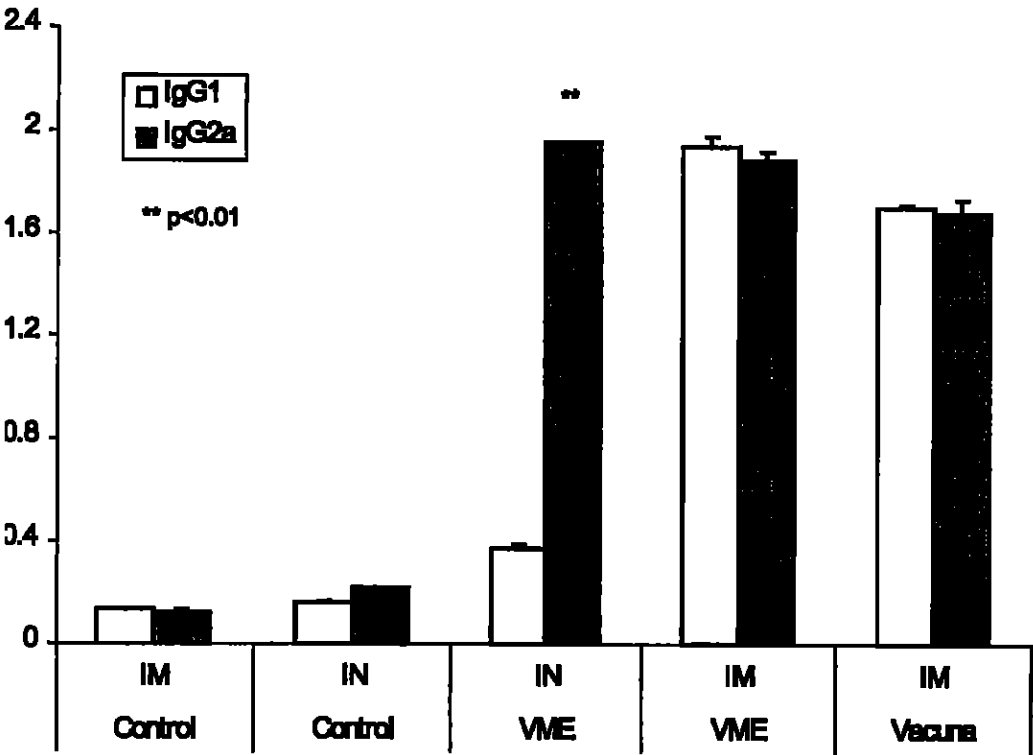


Fig. 13/29

5

10

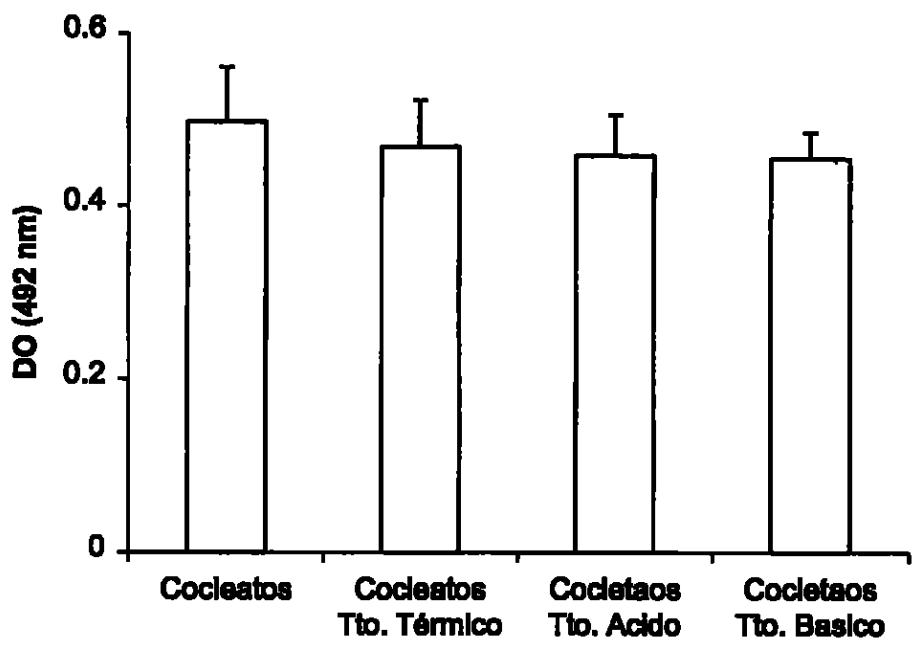


Fig. 14/29

5

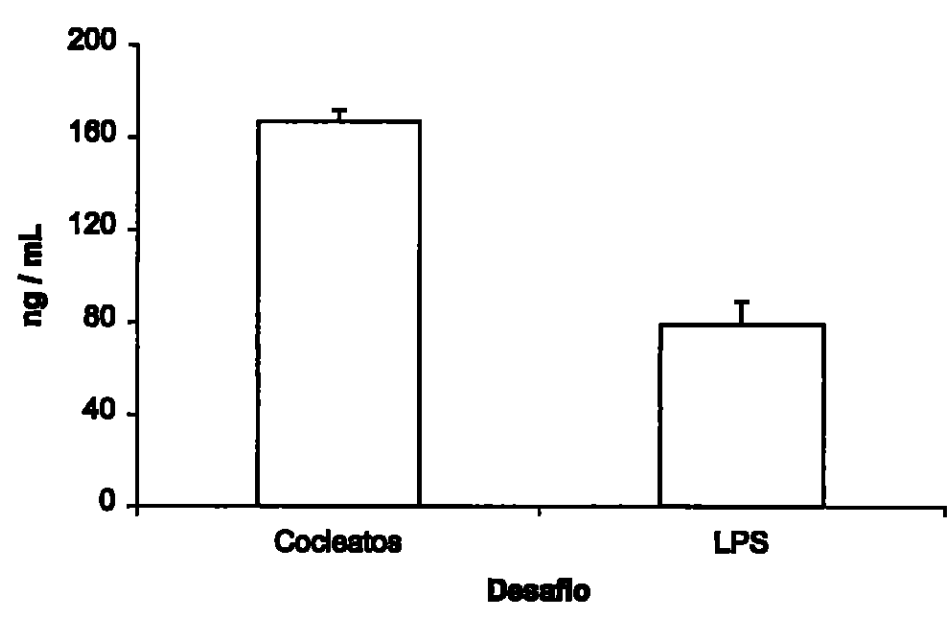
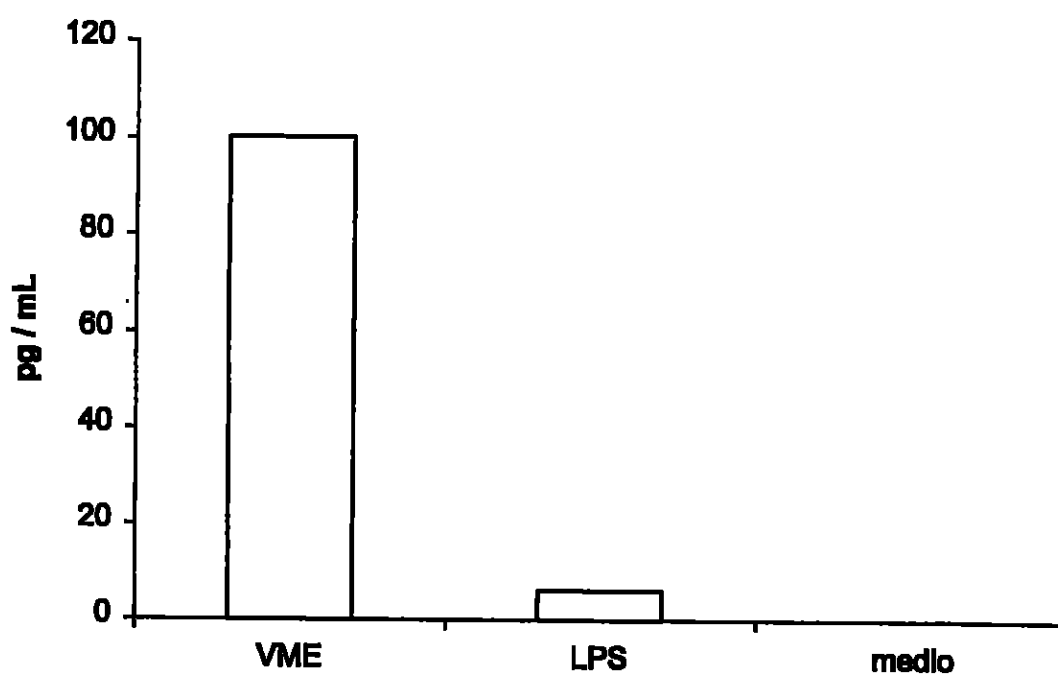


Fig. 15/29

5

10



15

Fig. 16/29

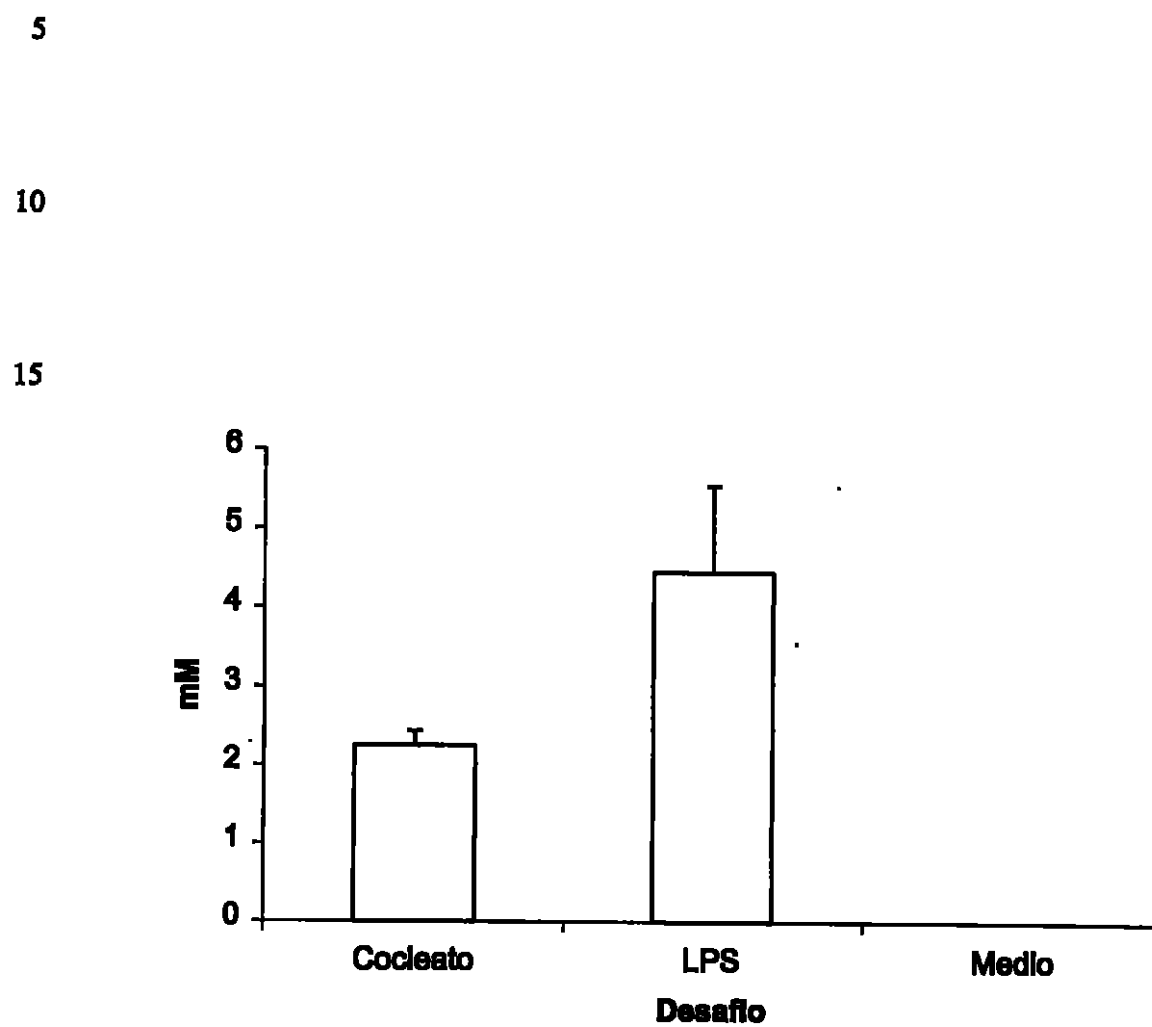


Fig. 17/29

5

10

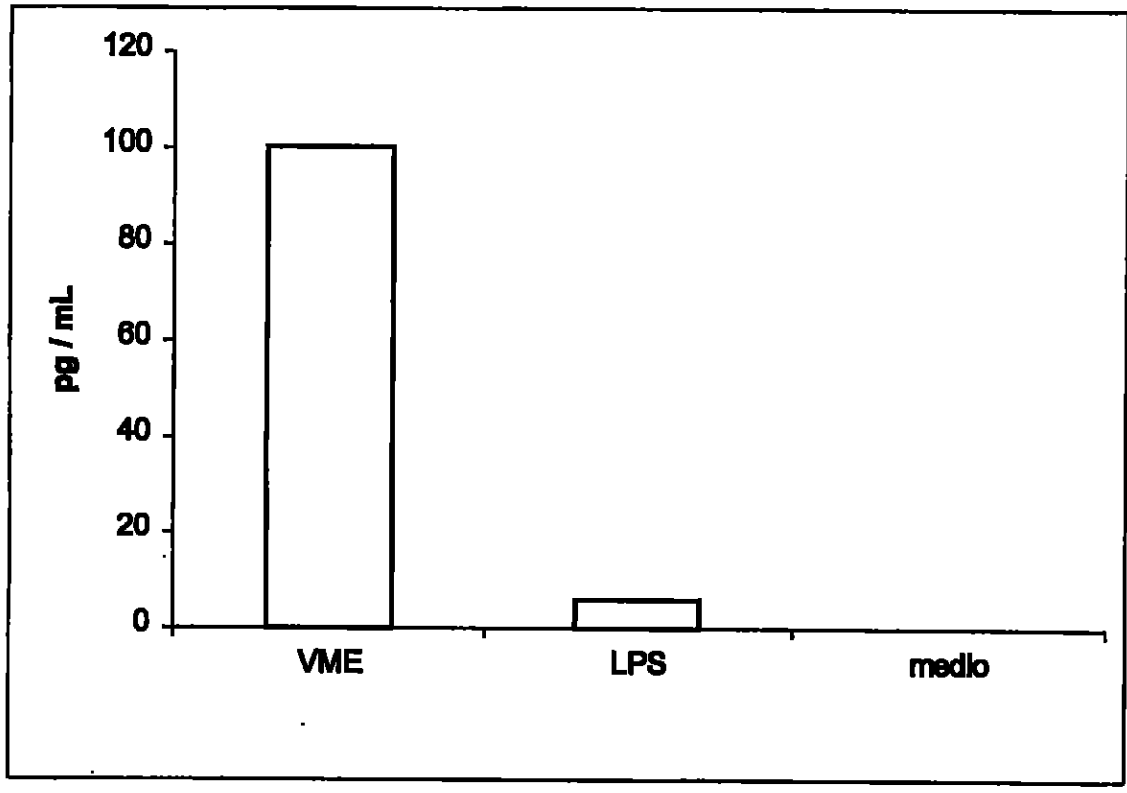


Fig. 18/29

5

10

15

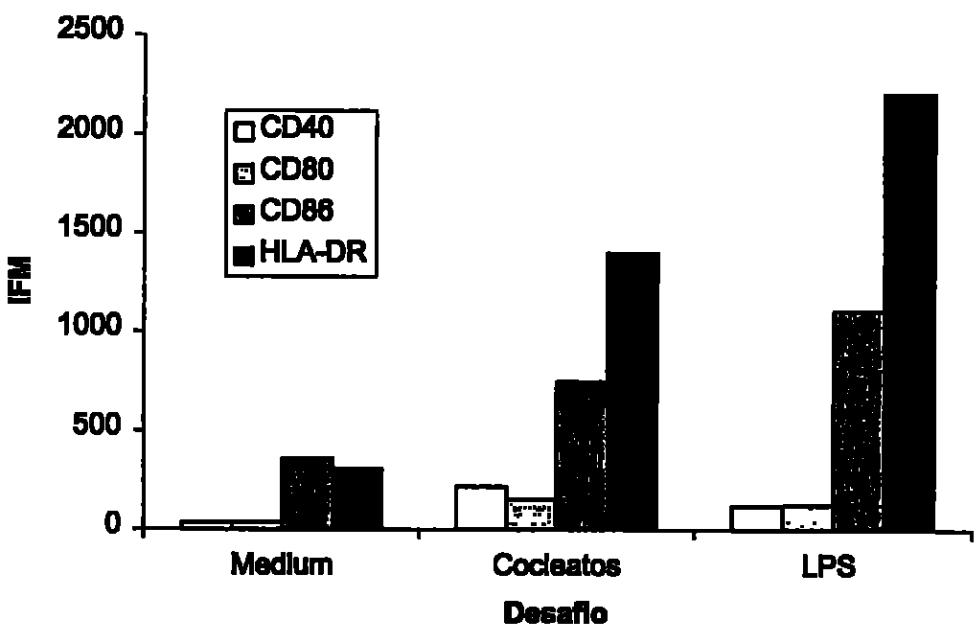
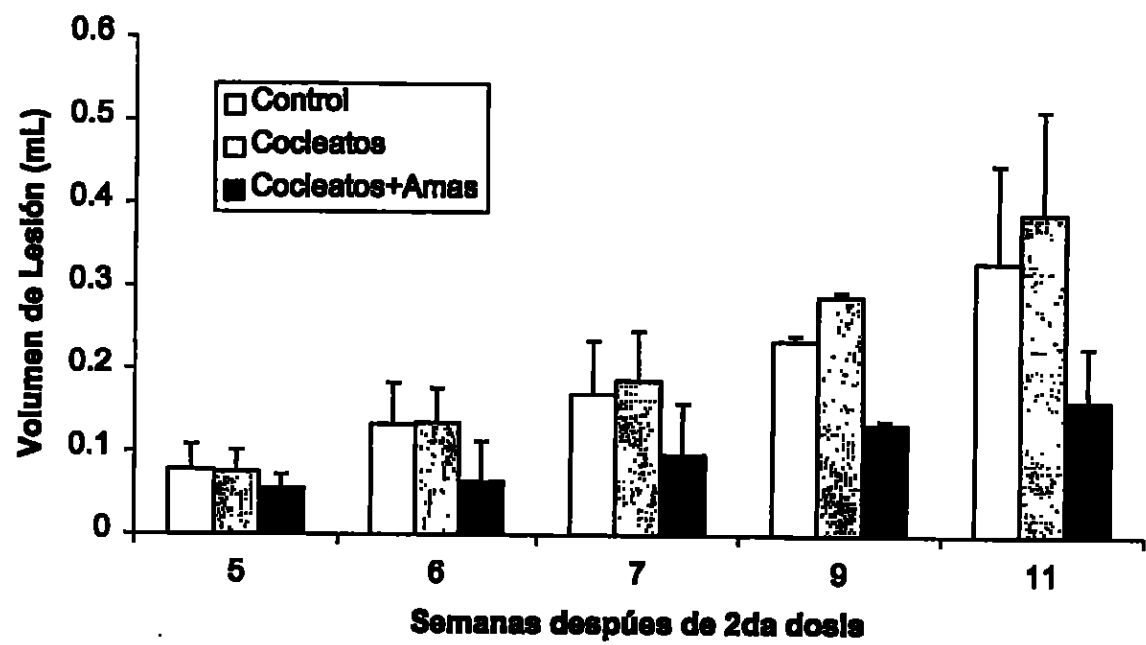


Fig. 19/29

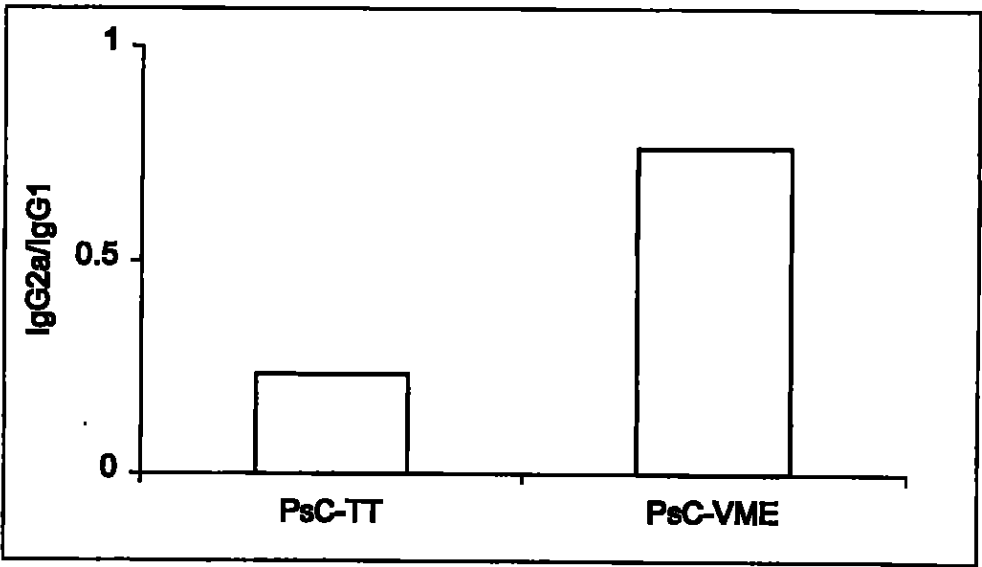
5



5 Fig. 20/29

10

15



20

Fig. 21/29

5

10

15

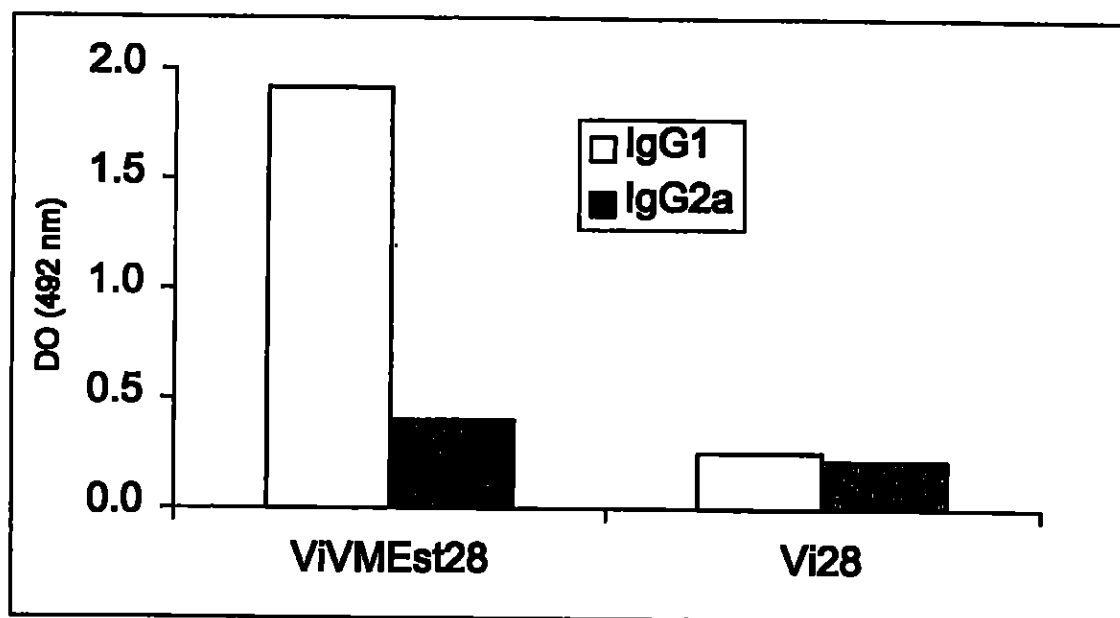


Fig. 22/29

5
10
15

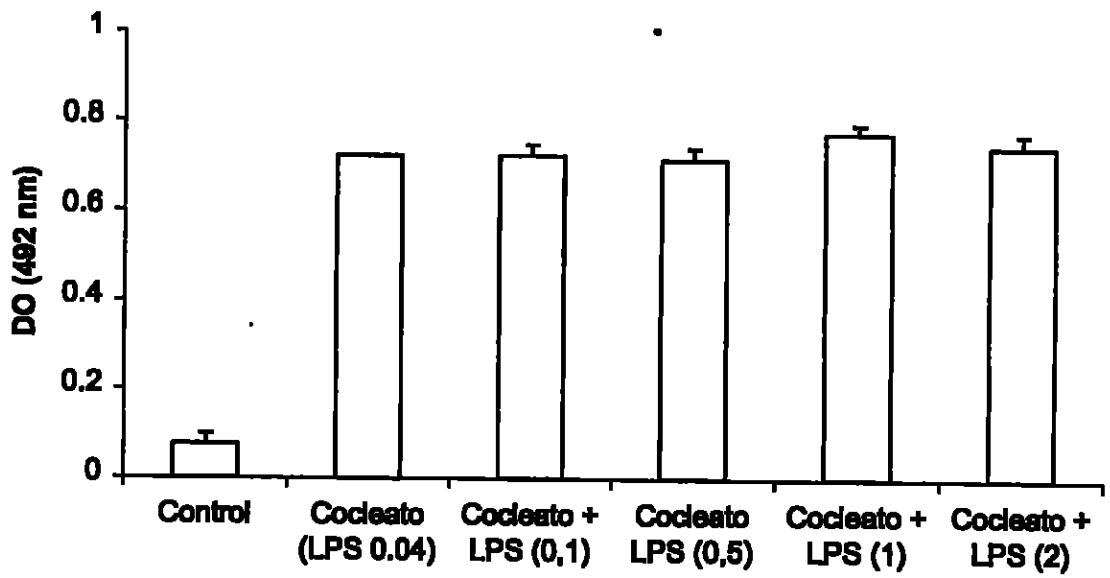
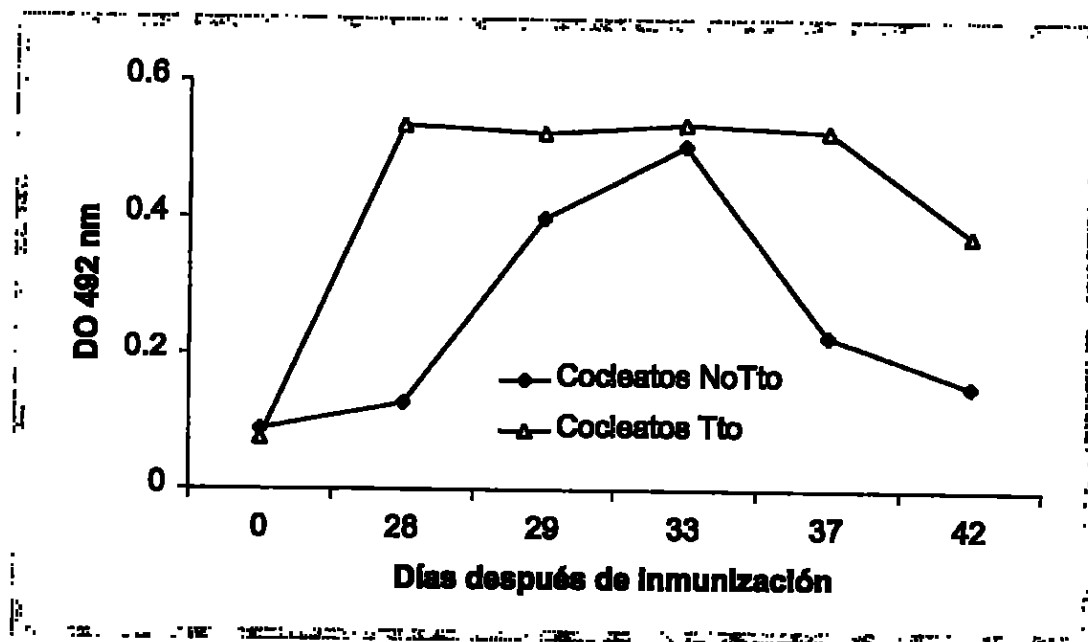


Fig. 23/29

5

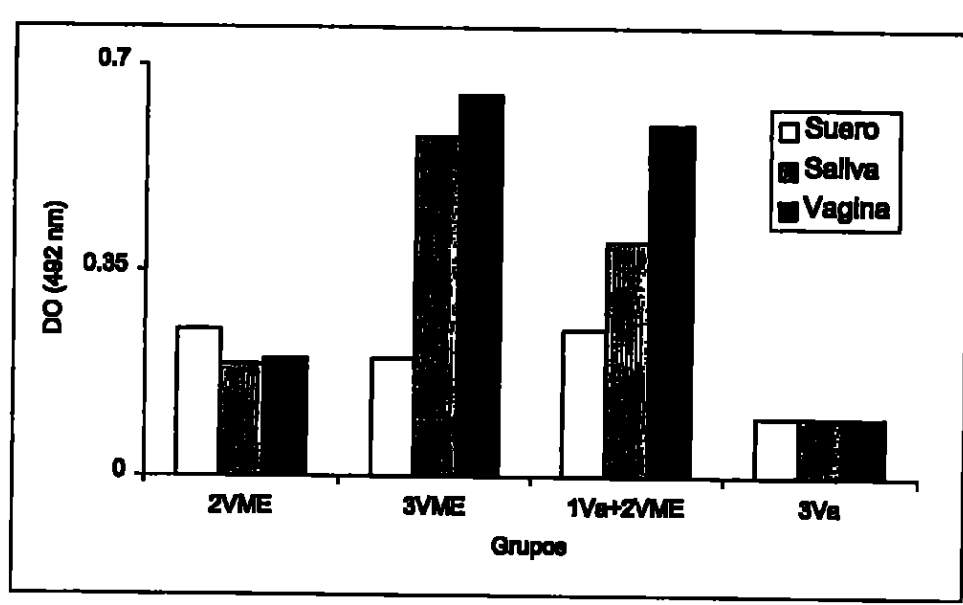


10

Fig. 24/29

5

10



15

Fig. 25/29

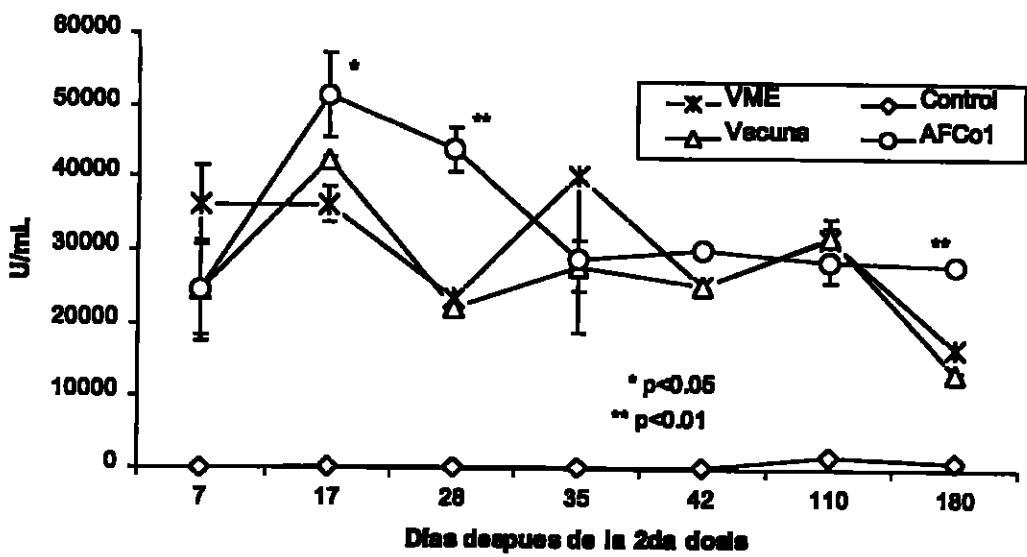
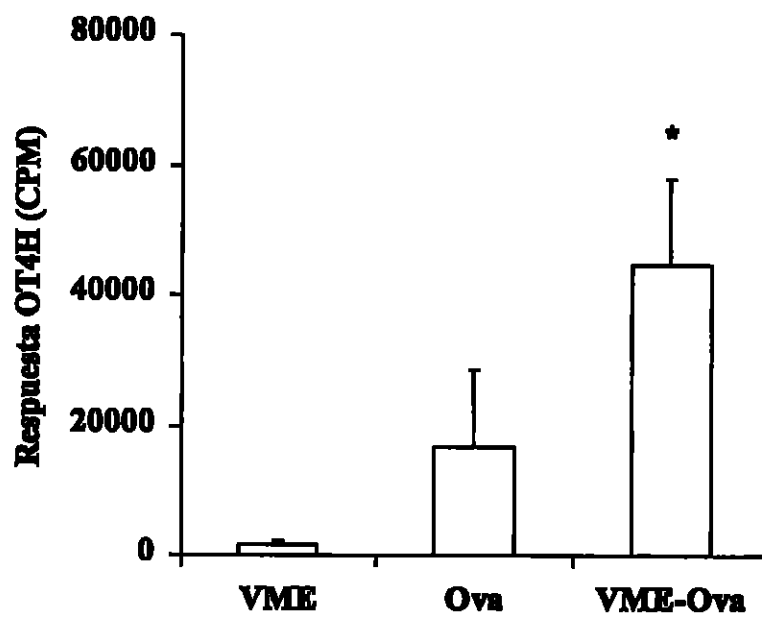


Fig. 26/29

5

10



15

Fig. 27/29

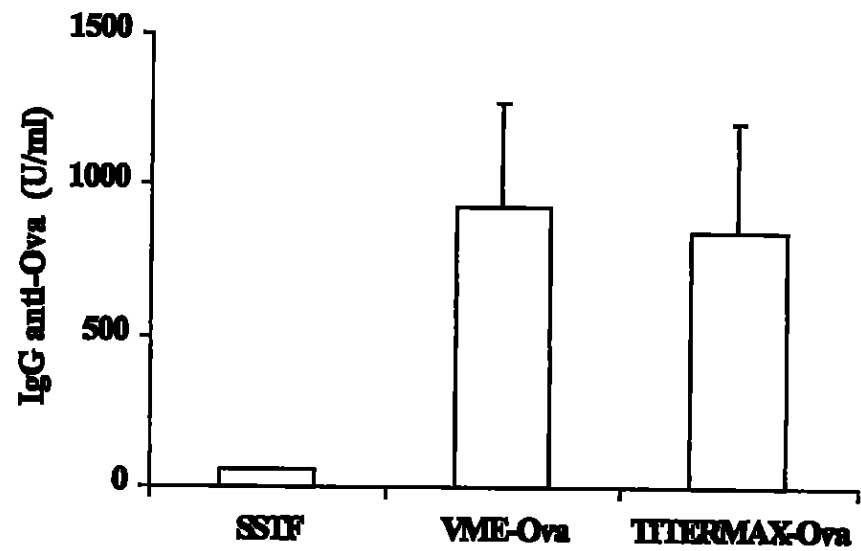
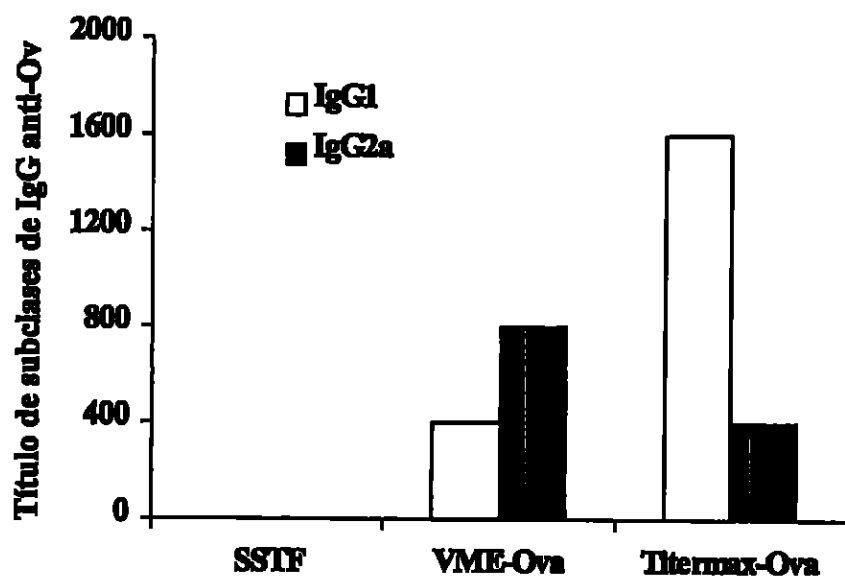


Fig. 28/29

5



10

15

20

25

30

Fig. 29/29

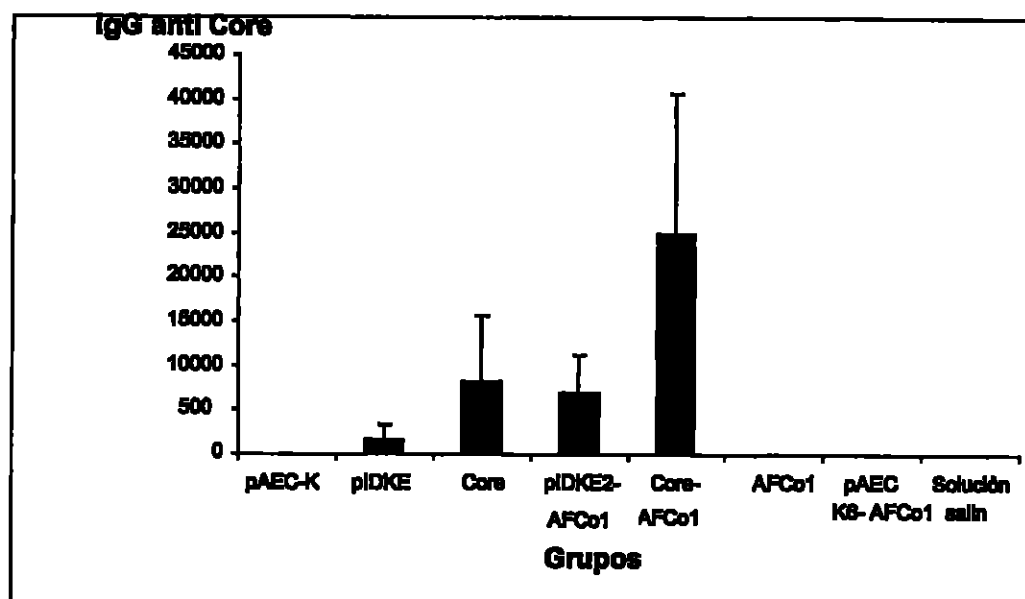


Foto M142 tarjeta
proprietario
143 y 144 tarjeta
tema 2
Q

REQUISITOS NECESARIOS PARA PRESENTACION Y AGILIZACION DEL TRAMITE

	USUARIO	RADICADOR
PATENTE DE INVENCION	()	()
MODELO DE UTILIDAD	()	()
- Indicación de que se solicita la concesión de una patente.	()	()
- Datos de identificación del solicitante o de la persona que se presenta la solicitud.	()	()
- Descripción de la invención.	()	()
- Dibujos de ser estos pertinentes.	()	()
- Comprobante de Pago de las tasas establecidas.	()	()

COMPLETA () **INCOMPLETA** ()

DISEÑO INDUSTRIAL ()

- Indicación de que se solicita el registro de Diseño Industrial	()	()
- Datos de identificación del solicitante o de la persona que presenta la solicitud.	()	()
- Representación gráfica o fotográfica del Diseño Industrial o muestra del Material que incorpora el diseño.	()	()
- Comprobante de pago de las tasas establecidas	()	()

COMPLETA () **INCOMPLETA** ()

ESQUEMA DE TRAZADO ()

- Indicación de que solicita el registro de un Esquema de trazado.	()	()
- Datos de identificación del solicitante o de la persona que presenta la solicitud.	()	()
- Representación gráfica del esquema de trazado	()	()
- Comprobante de pago de las tasas establecidas.	()	()

COMPLETA () **INCOMPLETA** ()

Firma Responsable:

Fecha:

[Firma]
 mayo 27 de 2005

148
142

REPUBLICA DE COLOMBIA
SUPERINTENDENCIA DE INDUSTRIA Y C MERCI

Bogotá,
2020

Doctor(a)
CASTELLANOS ABONDANO MARGARITA
Apoderado(a) y/o Representante de

REFERENCIA	Radicación No.	05 51950
	Solicitud internacional	CU2003/000016
	Fecha inicio fase nacional	27/06/2005
	Trámite	11
	Evento	379
	Actuación	430
	Oficio No.	8020

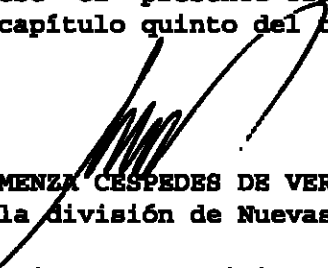
Como resultado del examen de forma, realizado con fundamento en el artículo 38 de la Decisión 486 de la Comisión de la Comunidad Andina, artículo 27 del Tratado de Cooperación en Materia de Patentes (PCT), regla 51 bis del Reglamento y Circular Única de la Superintendencia de Industria y Comercio, se le comunica que:

1. Si fuere el caso, el solicitante debe adjuntar la traducción de los anexos del reporte de examen preliminar internacional (Art. 36.2.b) del tratado PCT.

2. La solicitud no contiene la copia del documento en que consta la cesión del derecho a la patente de los inventores al solicitante o a su causante. (Art. 26-k) Decisión 486.

En cumplimiento de lo dispuesto por el artículo 39 de la Decisión 486, se le requiere para que dentro del término de dos meses siguientes a la fecha de notificación del presente oficio, complete los requisitos anteriormente enunciados. En caso de no dar cumplimiento al presente requerimiento, la solicitud se considerará abandonada y perderá su prelación.

Notifíquese el presente oficio conforme a lo dispuesto en el numeral 5.2, literal e), del capítulo quinto del título primero de la Circular Unica No.10 de 2001.


ALIX CARMENZA CESPEDES DE VERGEL
Jefe de la división de Nuevas Creaciones

El anterior requerimiento fue notificado por fijación en lista de fecha 09-SET. 2005
adpa1