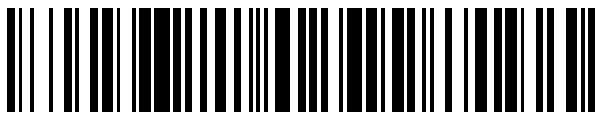


(19)



OFICINA ESPAÑOLA DE
PATENTES Y MARCAS
ESPAÑA



(11) Número de publicación: **2 980 300**

(21) Número de solicitud: 202430353

(51) Int. Cl.:

C12N 7/02 (2006.01)
C07J 1/00 (2006.01)

(12)

SOLICITUD DE PATENTE

A1

(22) Fecha de presentación:

29.04.2022

(43) Fecha de publicación de la solicitud:

30.09.2024

(62) Número y fecha presentación solicitud inicial:

P 202230395 29.04.2022

(56) Se remite la solicitud nacional:

P202230395

(71) Solicitantes:

UNIVERSITAT DE VALÈNCIA (100.0%)
Avenida Blasco Ibáñez, 13
46010 Valencia (Valencia) ES

(72) Inventor/es:

MARTINEZ GIL, Luis;
GARCÍA MURRIA, María Jesús y
MINGARRO MUÑOZ, Ismael

(74) Agente/Representante:

PONS ARIÑO, Ángel

(54) Título: **Uso *in vitro* del etinilestradiol para incrementar el crecimiento vírico**

(57) Resumen:

Uso *in vitro* del etinilestradiol para incrementar el crecimiento vírico.

La presente invención se refiere al uso *in vitro* del etinilestradiol para incrementar el crecimiento de virus con envuelta lipídica, particularmente del SARS-CoV-2.

DESCRIPCIÓN

Uso *in vitro* del etinilestradiol para incrementar el crecimiento vírico

- 5 La presente invención se refiere al uso *in vitro* del etinilestradiol para incrementar el crecimiento de virus con envoltura lipídica, particularmente del coronavirus tipo 2 causante del síndrome respiratorio agudo severo.

ANTECEDENTES DE LA INVENCIÓN

10

El genoma del coronavirus tipo 2 causante del síndrome respiratorio agudo severo (SARS-CoV-2) codifica para 29 proteínas, entre las cuales, la proteína S (*Spike protein* en inglés) participa en el proceso de entrada del virus a la célula hospedadora. La proteína S, una glicoproteína de fusión de tipo I, es traducida en la célula infectada en una conformación no activa (S_0). La activación proteolítica de S_0 por las proteasas celulares TMPRSS2 (localizadas en la superficie celular) y catepsina (proteína lisosomal) provocan la transformación de S_0 a la forma madura (*Wrapp D., et al 2020, Science; 367:1260–3*).

20

El proceso de infección comienza con la unión de la forma madura de la proteína S a la proteína celular de la enzima convertidora de angiotensina 2 (*Angiotensin-converting enzyme 2* o ACE2 en inglés), la cual actúa como receptor en la superficie de la célula. La unión al receptor provoca un cambio conformacional que resulta en la exposición del péptido de fusión, el cual interaccionará con la membrana del huésped e iniciará la fusión de las membranas celulares y virales (*Wang Q., et al, 2020, Cell; 181:894-904.e9*). Por tanto, para controlar la infección viral, es importante conocer todos los procesos que sufre la proteína S antes y durante la fusión de membranas.

30

El SARS-CoV-2 ha tenido un enorme impacto en la salud, así como en la economía global, por lo que además de las vacunas es necesario el desarrollo de medidas, tanto profilácticas como terapéuticas, que reduzcan la mortalidad y morbilidad asociadas con la enfermedad COVID-19 y mejoren la atención sanitaria de aquellos enfermos que estén afectados por el virus. Para ello, es necesario la implementación de herramientas y técnicas *in vitro* que permitan fortalecer y acelerar los múltiples estudios del SARS-CoV-2, particularmente encontrar compuestos o fármacos que puedan incrementar y

acelerar el crecimiento *in vitro* del SARS-CoV-2.

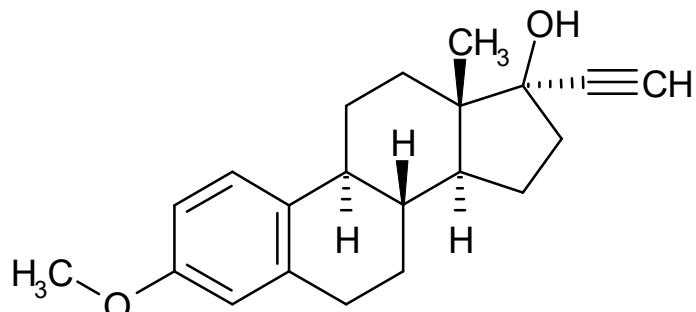
- Compuestos como el polibreno se emplean para mejorar infecciones de retrovirus al facilitar la adhesión de los viriones a la superficie de las células, ya que la adición de 5 policationes cargados positivamente; tanto polibreno como DEAE-dextrano, sulfato de protamina, poli-l-lisina o liposomas catiónicos, reducen las fuerzas de repulsión entre la célula y el virus mejorando la eficiencia de transducción (*Cornetta K, Anderson WF. J Virol Methods. 1989 Feb;23(2):187-94*).
- 10 Sin embargo, no existen compuestos que mejoren la fusión de membranas en los procesos de infección de los virus con envuelta lipídica, como por ejemplo el SARS-CoV-2, y que incrementen y aceleren su crecimiento *in vitro*.

DESCRIPCIÓN DE LA INVENCIÓN

- 15 La presente invención se refiere al uso de un estrógeno derivado del estradiol, el etinilestradiol, para incrementar y acelerar el crecimiento vírico *in vitro*, particularmente del SARS-CoV-2.
- 20 Los inventores han demostrado que el etinilestradiol es capaz de mejorar la fusión de las membranas y, por tanto, aumentar la infección vírica e incrementar el crecimiento *in vitro* de SARS-CoV-2 (Figura 6).
- 25 Consecuentemente, el uso del etinilestradiol puede mejorar los rendimientos en la producción de este virus y reducir los costes de producción asociados, por ejemplo, a la producción de vacunas.
- 30 En un primer aspecto, la presente invención se refiere al uso del etinilestradiol para incrementar el crecimiento *in vitro* de virus que comprenden una envoltura lipídica, de aquí en adelante el “uso de la invención”, donde el virus es SARS-CoV-2.

El “etinilestradiol” o “17 α -etinilestradiol” o “17-alfa-etinil-17-beta-estradiol”, tal como se usa en la presente invención se refiere a un estrógeno derivado del estradiol, particularmente un estrógeno esteroídico sintético, con la formula química C₂₀H₂₄O₂ y 35 número CAS 57-63-6, usado comúnmente para el tratamiento del hipogonadismo

femenino, para prevenir o reducir los síntomas asociados a la menopausia y, en combinación con gestágenos, forma parte de los anticonceptivos orales. El etinilestradiol del uso de la invención presenta la siguiente estructura química:



5

En la presente invención, el etinilestradiol se usa para incrementar el crecimiento viral *in vitro*. La expresión “incrementar el crecimiento *in vitro*”, tal como se usa en el presente documento, se refiere a aumentar, potenciar, incrementar o mejorar el crecimiento, la 10 reproducción viral o el número de partículas virales producidas en el proceso de infección de un virus, así como fomentar o incrementar el porcentaje o rendimiento de la infección y acelerar el proceso de infección viral.

Mediante el uso del etinilestradiol se incrementa el crecimiento *in vitro* de un virus, 15 particularmente un virus que comprende una envoltura lipídica.

Los términos “envoltura lipídica”, “membrana lipídica”, “membrana viral” o “envoltura vírica”, usados indistintamente en la presente invención, se refieren a la membrana, envoltura, envuelta o bicapa lipídica que rodea la cápside vírica de algunos virus, tanto 20 virus de animales, de plantas y bacteriófagos. Dicha envoltura lipídica comprende glucoproteínas o glicoproteínas que están codificadas en el genoma vírico y que ayudan al virus a entrar en la célula huésped mediante la identificación y unión a los receptores en la membrana de dicha célula huésped.

25 Además, es conocido por el experto en la materia que la envoltura lipídica de los virus comprende proteínas de fusión que actúan como catalizadores. El término “proteína de fusión vírica” usado en la presente invención se refiere a una proteína o proteínas vírica/s, dispuestas en la envoltura o membrana vírica, implicadas en la fusión virus-célula con la célula huésped y en el mecanismo de infección vírico. Tras la unión de la

glucoproteína o glicoproteína de la envoltura lipídica viral a los receptores de la célula huésped, las proteínas de fusión de la membrana viral experimentan un cambio en la conformación de su estructura. Este cambio en la conformación facilita la desestabilización y fusión de la envoltura vírica con la membrana de la célula diana, lo

5 que le permite entrar a la cápside y al genoma vírico. Las proteínas de fusión de la membrana viral se seleccionan de cuatro clases diferentes, en donde cada clase o tipo se identifica por conformaciones estructurales característica, que consisten en: (1) clase o tipo I en donde la conformación posterior a la fusión tiene una estructura central en espiral compuesta de trímero característico de horquillas α -helicoidales, (2) clase o tipo
10 II en donde la proteína tiene una estructura de ectodominio de hoja β alargada que se pliega para dar un trímero de horquillas, (3) clase o tipo III en donde la conformación es una combinación de características de las proteínas de fusión de membrana viral de clase I y clase II y (4) clase o tipo IV que son proteínas transmembrana pequeñas (FAST) asociadas a la fusión.

15

Particularmente, el virus del uso de la invención comprende una envoltura lipídica y además al menos una proteína de fusión vírica de clase o tipo I.

20

Ejemplos de virus que comprenden envoltura lipídica, y preferiblemente al menos una proteína de fusión de clase o tipo I, incluyen las familias, sin limitar, *Coronaviridae*, *Filoviridae*, *Arenaviridae*, *Orthomyxoviridae*, *Retroviridae* o *Paramyxoviridae*.

En el uso de la invención, el virus pertenece a las familias *Coronaviridae*, *Paramyxoviridae* o *Orthomyxoviridae*.

25

El virus del uso de la invención, que pertenece a la familia de *Coronaviridae*, es SARS-CoV-2, el coronavirus causante del síndrome respiratorio agudo severo (SARS-CoV), el coronavirus causante del síndrome respiratorio de oriente medio (MERS) o los coronavirus causantes del resfriado común 229E, NL63, OC43 y HKU1.

30

Como se ha descrito anteriormente, el virus relativo al uso de la invención comprende una envoltura lipídica y, además, al menos una proteína de fusión vírica de clase o tipo I. Ejemplos de proteínas de fusión de clase o tipo I incluyen, sin limitar, a la proteína S de coronavirus, la proteína F del NIV, la proteína Env del virus de inmunodeficiencia humana, la proteína HA del IAV, la proteína GP del Ébola y la proteína GP del virus

Lassa.

- Los inventores de la presente invención han aplicado el etinilestradiol a diferentes concentraciones incrementando el crecimiento vírico *in vitro*, particularmente de virus que comprenden envoltura lipídica. Es práctica de rutina para el experto en la materia calcular la concentración de etinilestradiol, sin superar los límites o cantidades a las que el etinilestradiol pueda ser tóxico, teniendo en cuenta tanto las características del virus como la tolerancia de la línea celular en la que este crezca.
- 10 En otra realización preferida relativa al uso de la invención, la concentración de etinilestradiol es 0,1 a 100 μ M.

En otra realización más preferida del uso de la invención, la concentración de etinilestradiol es entre 1 a 60 μ M, preferiblemente es entre 5 y 55 μ M. En otra realización más preferida, la concentración de etinilestradiol es 10 μ M, 15 μ M, 20 μ M, 25 μ M, 30 μ M, 35 μ M, 40 μ M, 45 μ M o 50 μ M.

Mediante la administración de etinilestradiol, los inventores han conseguido incrementar el crecimiento vírico *in vitro*, particularmente de virus que comprenden envoltura lipídica como el virus SARS-CoV-2.

Así, un segundo aspecto de la presente invención se refiere a un método para incrementar el crecimiento *in vitro* de un virus que comprende una envuelta lipídica, de aquí en adelante el “método de la invención”, donde el virus es SARS-CoV-2 y el método comprende:

- 25 (i) infectar una célula o línea celular con dicho virus a una multiplicidad de infección (MOI) de entre 0,00001 a 1 pfu/célula, e
(ii) incubar la célula o línea celular infectada de la etapa (i) en un medio de cultivo que comprende etinilestradiol a una temperatura entre 30 y 40 °C, entre un 2 y 10% de CO₂ y durante un tiempo entre 18 a 72 horas.

30 Los términos o expresiones “etinilestradiol”, “incrementar el crecimiento *in vitro*” y “envoltura lipídica” han sido descritos previamente en otros aspectos de la invención y aplican de igual modo a este aspecto inventivo, así como a todas sus realizaciones preferidas.

El término “línea celular” tal como se usan en la presente invención, se refieren a células o una población de células de un único tipo de un organismo multicelular (humano, animal o vegetal) que normalmente no proliferaría indefinidamente pero que se han adaptado para crecer continuamente (indefinidamente) y evadir la senescencia celular

5 que permiten ser cultivadas *in vitro* durante periodos prolongados. Es práctica de rutina para un experto en la materia elegir el tipo de línea celular dependiendo del virus en crecimiento. Ejemplos de líneas celulares incluyen, sin limitar a, Vero, HeLa, HEK 293T, MDCK, A549, Caco, HCT116, Huh7, Phoenix-Ampho, C6/36, SF268, RD, BHK-21 CEFo DF-1.

10

En una realización preferida del método de la invención, la línea celular es Vero, A549, HEK 293T o MDCK, así como todas las variantes de dichas líneas celulares.

15 En otra realización preferida del método de la invención, la línea celular Vero es la línea celular Vero E6.

Particularmente, en la etapa (i) del método de la invención se infecta la célula o línea celular con un virus que comprende una envoltura lipídica, preferiblemente coronavirus.

20 Particularmente, en la etapa (i) del método de la invención se infecta la célula o línea celular con el virus a una multiplicidad de infección (MOI) de entre 0,00001 a 1 pfu/célula.

25 El término “multiplicidad de infección” o “MOI (en inglés *Multiplicity Of Infection*)” es la relación entre los agentes infecciosos (por ejemplo, fagos o, más generalmente, virus o bacterias) y los objetivos de la infección (por ejemplo, células). Al referirse a un grupo de células inoculadas con partículas de virus, la multiplicidad de infección o MOI es la relación entre el número de partículas de virus y el número de células diana presentes en un espacio definido.

30 El término “pfu (en inglés, *plaque-forming unit*)” o “unidad formadora de placas” se refiere a la medida utilizada en virología para describir el número de partículas de virus capaces de formar placas por unidad de volumen.

35 En otra realización preferida del método de la invención, se infecta la célula o línea celular con el virus a una multiplicidad de infección (MOI) de entre 0,001 a 0,1 pfu/célula,

más preferiblemente es 0,01pfu/célula.

Tal como sabe el experto en la materia, las condiciones de cultivo de la etapa (ii) del método dependerá del virus y tipo celular infectado. Particularmente, la línea celular 5 infectada de la etapa (i) se incubará en un medio de cultivo que comprende etinilestradiol a una temperatura entre 30 y 40°C, entre un 2 y 10% de CO₂ y durante un tiempo entre 18 a 72 horas.

En otra realización preferida del método de la invención, la línea celular infectada de la 10 etapa (i) se incubará en un medio de cultivo que comprende etinilestradiol a una temperatura entre 32 y 38°C, preferiblemente a una temperatura de 33°C, 34°C, 35°C, 36°C o 37°C, más preferiblemente a 37°C.

En otra realización más preferida del método de la invención, la línea celular infectada 15 de la etapa (i) se incubará en un medio de cultivo con un porcentaje (%) de CO₂ de entre un 3 a 7%, más preferiblemente con 4%, 5% o 6 % de CO₂.

En otra realización más preferida del método de la invención, la línea celular infectada de la etapa (i) se incubará durante entre 20 a 50 horas, preferiblemente a 24 o 48 horas.

20 Tal como se ha descrito anteriormente, los inventores han aplicado el etinilestradiol a diferentes concentraciones incrementando el crecimiento vírico *in vitro*.

Así, en otra realización preferida del método de la invención, la concentración de 25 etinilestradiol es 0,1 a 100 µM.

En otra realización más preferida del método de la invención, la concentración de etinilestradiol es entre 1 a 60 µM, preferiblemente es entre 5 y 55µM. En otra realización más preferida, la concentración de etinilestradiol es 10µM, 15µM, 20µM, 25µM, 30µM, 30 35µM, 40µM, 45µM o 50µM.

DESCRIPCIÓN DE LAS FIGURAS

35 **Figura 1.** Representación esquemática del ensayo BiMuC. A) Representación de la reconstitución de VFP dividida. Cuando se fusiona con dos proteínas que interactúan,

como c-Jun y c-Fos, los dos fragmentos de una VFP (VN N-terminal, y VC C-terminal) pueden reconstituir la estructura de la proteína nativa y sus propiedades fluorescentes.

B) El ensayo BiMuC se basa en las propiedades de complementación bimolecular de la fluorescencia de la proteína fluorescente Venus (VFP).

5

Figura 2. Ensayo BiMuC de SARS-CoV-2. Gráfico de barras que muestra las Unidades de Fluorescencia Relativa (RFU) 48 horas después de que se mezclaron los grupos de células transfectadas con Jun-S, Jun-ACE2, Jun-Fos, Jun, S, Fos-ACE2, Fos-S, plásmido vacío (empty), Fos o ACE2.

10

Figura 3. Ensayo de fusión viral y toxicidad del etinilestradiol. A) La fusión de membranas provocada por la proteína S fue testada en presencia de etinilestradiol a 6,25, 12,5 y 25 μ M tras 48 horas de tratamiento con el compuesto. Los resultados obtenidos en ausencia de etinilestradiol (línea de puntos) se emplearon para normalizar los resultados (100%). B) Análisis de la toxicidad del compuesto a 6,25, 12,5 y 25 μ M (% de viabilidad). En ambos casos se muestra la media y desviación típica de tres experimentos independientes.

15

Figura 4. Efecto del etinilestradiol sobre la fusión de membranas de la proteína S del SARS-CoV-2 empleando la técnica de BiMuC. Se emplearon diferentes concentraciones del compuesto (6,25, 12,5, 25 y 50 μ M) y su actividad fue testada tras 24, 48 y 72 horas. Los resultados muestran la media de tres experimentos. Medias relativizadas al tratamiento exclusivamente con solvente (100%, línea de puntos).

20

Figura 5. Toxicidad asociada al etinilestradiol en células Vero E6. La viabilidad celular en presencia de etinilestradiol fue testada a 24, 48 y 72 horas tras el tratamiento a 1, 10, 100 y 1000 μ M. Se muestra la media de tres experimentos independientes.

25

Figura 6. Análisis del efecto del etinilestradiol sobre el crecimiento SARS-CoV-2. Se trataron células Vero-E6 con etinilestradiol a 1 μ M y 10 μ M seguido de la infección con SARS-CoV-2. La carga viral se midió 48h después de la infección. El gráfico de barras representa la media y desviación estándar del porcentaje de infección sobre las muestras tratadas con exclusivamente con vehículo (100%) de tres experimentos independientes.

30

35

EJEMPLOS**MATERIALES Y MÉTODOS**

5

Plásmidos y líneas celulares

Las células HEK 293T se obtuvieron del “American Type Culture Collection o ATCC (número de depósito CRL-11268)” y se mantuvieron en medio Eagle modificado de Dulbecco (DMEM) (Gibco) suplementado con suero bovino fetal al 10% (FBS, Gibco).

10

El plásmido SARS-CoV-2:S fue obtenido del “*Icahn School of Medicine at Mount Sinai*”, Nueva York. Este plásmido incluye la secuencia S de longitud completa en el plásmido (vector) pCAGGS. Los plásmidos que expresan las proteínas: Jun fusionada al extremo Nt de la proteína de la fluorescencia Venus (Jun-Nt VFP), la Fos fusionada al extremo Ct de la proteína de fluorescencia Venus (Fos-Ct VFP) así como ACE2 humano, se obtuvieron de Addgene (referencias: nº 22012, nº 22013 y nº 1786, respectivamente). Los plásmidos de luciferasa Jun-Nt y luciferasa Fos-Ct se obtuvieron como se describió en *García-Murria M.J., et al 2019, Viruses; 11(3):229*.

20

Ensayo de fusión célula-célula

Para el ensayo de fusión célula-célula, los inventores sembraron células HEK 293T en placas de 24 pocillos (2×10^6 células/placa) el día 1 en medio DMEM suplementado con FBS al 10%. Después de 24 horas (día 2), las células fueron transfectadas, usando polietilenimina (PEI) como reactivo de transfección, con Jun-Nt, Fos-Ct, SARS-CoV-2:S, ACE2 humano y pRL Renilla Luciferase (Promega) (usando las combinaciones de plásmidos indicadas) o simuladas de transfección (controles negativos). El día 3, las células se contaron, se mezclaron y se sembraron en placa de 24 pocillos (1×10^5 células/pocillo en $500 \mu\text{L}$ de medio) o en placas de 96 pocillos (3×10^4 células/pocillo en $100 \mu\text{L}$ de medio). El día 5, se midió la fluorescencia en placas de 96 pocillos mediante un lector de placas Victor X (PerkinElmer) con agitación y empleando los filtros de 485nm y 535nm. Cuando se usaron las placas de 24 pocillos, las células se recogieron y se transfirieron a una placa negra de 96 pocillos antes de la medición de la fluorescencia. Cada experimento se realizó tres veces y por triplicado.

35

Infección con SARS-CoV-2

Las infecciones con SARS-CoV-2 se realizaron en células Vero E6 (ATCC-CRL/1586)

a una multiplicidad de infección baja (0,01PFU/célula). Después de 48 horas de

incubación a 37°C y 5% CO₂ tras la infección, se recogieron los sobrenadantes, se

5 colocaron en tubos sellados y se aclararon mediante centrifugación durante 10 minutos

a 2000rpm en una centrífuga Eppendorf 5810 refrigerada. El stock de virus se almacenó

a -80°C para su conservación.

Las células Vero E6 se mantuvieron de forma rutinaria en medio de cultivo Eagle

10 modificado de Dulbecco (DMEM) (Biowest) que contenía suplementos: suero bovino

fetal al 5%, glutamina 2mM, penicilina 100U/mL y estreptomicina 100µg/mL. Los

matraces de células se incubaron de forma rutinaria a 37°C en una atmósfera de 5% de

CO₂.

15 El título de SARS-CoV-2 se determinó en células Vero-E6 mediante ensayo de placa.

Las muestras se sometieron a diluciones seriadas de 3 o 10 veces y se agregaron a

cada pocillo. Después de 1h de adsorción del inóculo a 37°C, las células se lavaron con

medio DMEM y se añadió a cada pocillo una mezcla semisólida de carboximetilcelulosa

(CMC) al 1% en DMEM suplementado con suero. Tras el período de incubación de 3

20 días después de la infección, se examinaron los pocillos para detectar la presencia de

placas de lisis inducidas por virus. Las células se fijaron durante la noche con una

solución de formaldehído al 10%, se eliminó el medio semisólido y los cultivos fijados se

tiñeron adicionalmente durante 10 minutos con una solución filtrada de violeta cristal al

25 2%. Después de lavar la solución de tinción, se contaron en aquellas diluciones que

mostraban más de 30 placas de lisis.

El título se estimó mediante la siguiente fórmula: (número de placas × factor de dilución

de la muestra) / volumen de la muestra (en mL). Todos los procedimientos de cultivo de

30 SARS-CoV-2 se llevaron a cabo en un laboratorio de nivel 3 de bioseguridad mejorado

(BSL3+) y todo el personal usó respiradores purificadores de aire motorizados (3M)

incorporados en los trajes Prochem. La manipulación de virus infecciosos vivos se

completó dentro de una cabina de bioseguridad de clase II.

RESULTADOS

35 El ensayo BiMuC se basa en las propiedades de complementación de algunas enzimas

y proteínas fluorescentes como la proteína fluorescente Venus (VFP). La VFP se puede dividir en dos fragmentos (VN y VC respectivamente), ninguno de los cuales es fluorescente por sí mismo. Sin embargo, cuando estos dos fragmentos se fusionan con un par de proteínas que interactúan las dos mitades de la VFP se aproximan, 5 reconstituyéndose la estructura nativa de la VFP y recuperándose sus propiedades fluorescentes (Figura 1A).

Para analizar y cuantificar la capacidad fusogénica de la proteína SARS-CoV-2:S, las proteínas c-Jun y c-Fos, las cuales son capaces de interaccionar entre sí, se fusionaron 10 con los fragmentos VN y VC de la VFP, generando las quimeras c-Jun/VN y c-Fos/VC. Estas quimeras (de ahora en adelante serán presentadas como Jun y Fos respectivamente) se expresaron en dos grupos de células independientes junto con la proteína S o ACE2 (es decir, Jun-S, Jun-ACE2, Fos-S y Fos-ACE2) (Figura 1B). Estos cultivos celulares se transfecaron por separado con plásmidos (vectores) que codifican 15 SARS CoV-2:S, ACE2 humana, Jun, Fos, Jun y Fos simultáneamente (Jun-Fos) o un plásmido vacío. Tras 24 horas, las células se lavaron y combinaron en 5 grupos: Jun-S + Fos-ACE2, Jun-ACE2 + Fos-S, Jun-Fos + Plásmido vacío (empty), Jun + Fos y S + ACE2 (Figura 2) y se incubaron durante 48 horas adicionales.

20 Las muestras que contenían las poblaciones de células transfecadas con Jun-S + Fos-ACE2 y Jun-ACE2 + Fos-S mostraron una fluorescencia comparable a la del grupo Jun-Fos + Plásmido vacío (control positivo). Por el contrario, el grupo Jun + Fos (donde los componentes para reconstituir el VFP y su fluorescencia se expresan en células separadas) y el grupo S + ACE2 (que contiene las proteínas necesarias para la 25 formación de sincitios pero no para la reconstitución de VFP) no mostraron ninguna fluorescencia (Figura 2). Estos resultados muestran la interacción entre las proteínas SARS-CoV-2:S y ACE2 humana y la posterior fusión de membranas que induce esta interacción. Es de destacar que la inhibición de cualquiera de los procesos celulares o virales que conducen a la fusión de la membrana, desde la síntesis y maduración de la 30 proteína S hasta su interacción con ACE2, dará como resultado la ausencia de la señal fluorescente. Además, debe tenerse en cuenta que este ensayo se basa en células HEK 293T, que expresan niveles bajos de ACE2. El uso de una línea celular con niveles suficientes de ACE2 eliminará la necesidad de complementar esta proteína en trans (transflectada).

A continuación, se probó el efecto del etinilestradiol sobre la fusión de membrana inducida por la proteína SARS-CoV-2:S tanto en presencia como en ausencia de la proteasa activadora TMPRSS2. Para ello se co-transfектó junto a los plásmidos indicados para realizar el ensayo de BiMuC previamente descrito un plásmido con la 5 secuencia que codifica para TMPRSS2 o un plásmido vacío en las células HEK-293T. A las 24 horas tras la transfección, las células fueron lavadas y mezcladas para llevar a cabo el ensayo de fusión BiMuC. A continuación, se añadió etinilestradiol (concentración final igual a 6,25, 12.5 y 25 μ M) o solvente (DMSO, concentración final 1%). Tras 48 horas a 37°C y una concentración de CO₂ del 5%, se midió la fluorescencia de la 10 proteína Venus como marcador de la fusión de membranas (Figura 3A). Los resultados muestran un aumento en el porcentaje de fusión en las muestras tratadas con etinilestradiol (concentraciones superiores a 6,25 μ M) en comparación con las muestras tratadas con solvente (indicado con una línea de puntos en la Figura 3). Este aumento de la actividad, cercano al 200% en comparación con las muestras sin compuesto, se 15 observó tanto en presencia como en ausencia de TMPRSS2.

En paralelo la toxicidad del compuesto se midió incubando células HEK-293T con etinilestradiol (concentración final de etinilestradiol igual a 6,25, 12.5 y 25 μ M en DMSO al 1%) o con solvente (DMSO, concentración final 1%) durante 48 horas a 37°C y una 20 concentración de CO₂ del 5% (Figura 3B). A continuación, la viabilidad de las células se midió empleando el kit CellTiter-Glo de Promega siguiendo las indicaciones del fabricante.

Adicionalmente, el etinilestradiol demostró ser activo (medidas realizadas con la técnica 25 de BiMuC) con periodos de incubación es de 24, 48 o 72 horas (Figura 4).

Posteriormente, para comprobar con precisión el efecto del etinilestradiol sobre la fusión de las membranas viral y celular que se produce durante una infección, se analizó el crecimiento viral del SARS-CoV-2 en presencia y ausencia de este compuesto. Dado 30 que el SARS-CoV-2 generalmente se cultiva en células Vero E6 y que se monitoriza el crecimiento a diferentes tiempos tras la inoculación del virus, se analizó, antes de los ensayos de infección, la toxicidad del etinilestradiol después de 24, 48 y 72 horas de tratamiento en células Vero E6 (Figura 4). El etinilestradiol demostró no ser toxicó (viabilidad por encima del 90%, CC₉₀) a concentraciones por debajo de 20 μ M tras 24 y 35 48 horas de incubación (Figura 5). Tras 72 horas de incubación se observó una CC₉₀

cercana a 10 μ M (Figura 5).

Una vez analizada la toxicidad en células Vero E6 y confirmada la efectividad a múltiples tiempos de incubación se procedió a la realización de las infecciones en cultivos celulares en presencia de etinilestradiol a concentraciones no tóxicas ($\leq 10\mu$ M), particularmente a 1 y a 10 μ M. Las infecciones con SARS-CoV-2 se realizaron en células Vero E6 (MOI: 0,01PFU/célula). Después de 48 horas de incubación a 37°C y 5% CO₂ se recogieron los sobrenadantes. Los títulos virales de estas muestras se determinaron en células Vero-E6 mediante ensayo de placa.

10

El resultado de las infecciones de células Vero E6 confirman que el etinilestradiol potencia el crecimiento del SARS-CoV-2 (Figura 6) alcanzándose rendimientos del 180% en comparación con las células no tratadas con el compuesto (valor representado en la figura con una línea punteada).

15

REIVINDICACIONES

1. Uso del etinilestradiol para incrementar el crecimiento *in vitro* de un virus que comprende una envoltura lipídica, donde el virus es SARS-CoV-2.

5

2. Uso del etinilestradiol según la reivindicación 1 donde el virus además comprende al menos una proteína de fusión vírica de tipo I.

10 3. Uso del etinilestradiol según las reivindicaciones 1 o 2, donde la concentración de etinilestradiol es de entre 0,1 y 100 μ M.

4. Uso del etinilestradiol según la reivindicación 3, donde la concentración de etinilestradiol es de entre 5 y 55 μ M.

15 5. Un método para incrementar el crecimiento *in vitro* de un virus que comprende una envoltura lipídica, donde el virus es SARS-CoV-2 y el método comprende:

(i) infectar una célula o línea celular con dicho virus a una multiplicidad de infección (MOI) de entre 0,00001 a 1 pfu/célula, e

20 (ii) incubar la célula o línea celular infectada de la etapa (i) en un medio de cultivo caracterizado porque comprende etinilestradiol a una temperatura entre 30 y 40 °C, entre un 2 y 10% de CO₂ y durante un tiempo entre 18 a 72 horas.

6. El método según la reivindicación 5 donde la línea celular es Vero, A549, HEK 293T o MDCK.

25

7. El método según la reivindicación 6 donde la línea celular es Vero E6.

8. El método según cualquiera de las reivindicaciones 5 a 7 donde el virus además comprende al menos una proteína de fusión vírica de tipo I.

30

9. El método según cualquiera de las reivindicaciones 5 a 8 donde la concentración de etinilestradiol es de entre 0,1 y 100 μ M.

35 10. El método según la reivindicación 9 donde la concentración de etinilestradiol es de entre 5 y 55 μ M.

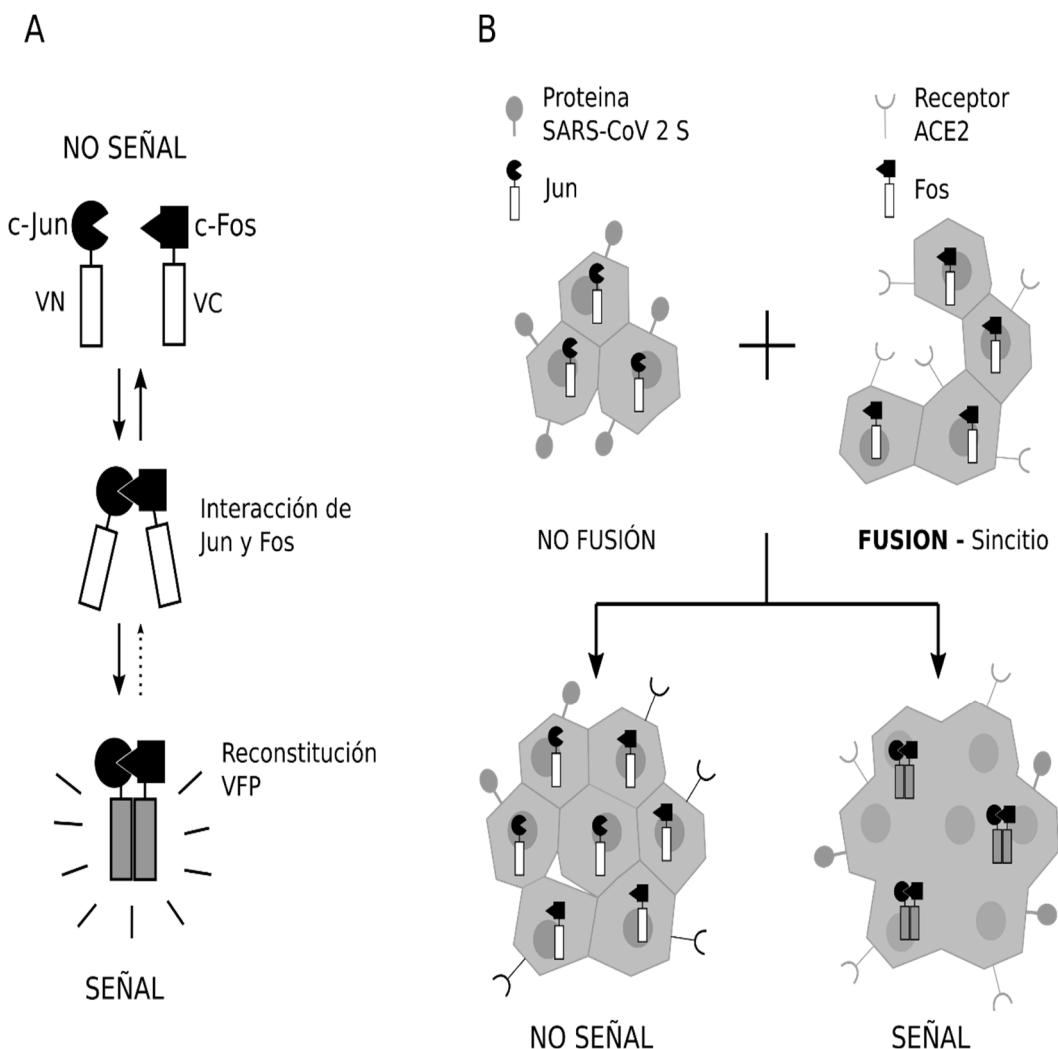


FIG 1

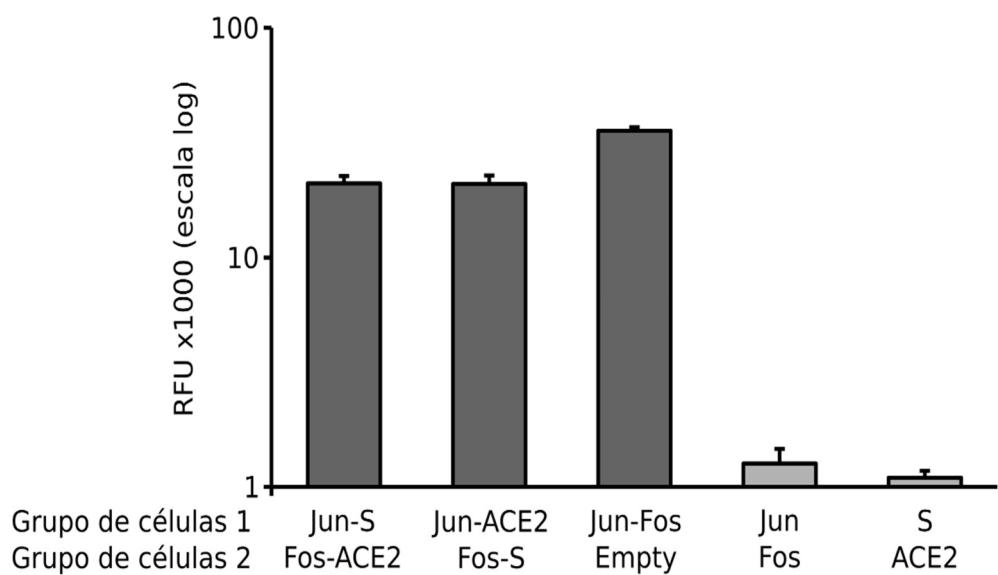


FIG 2

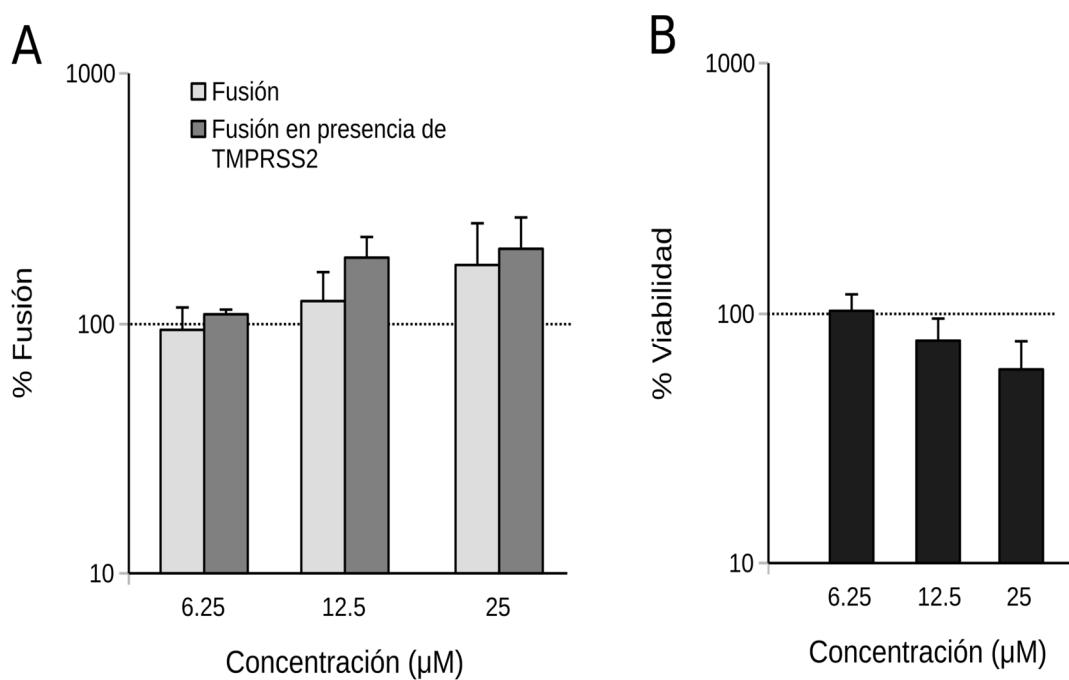


FIG 3

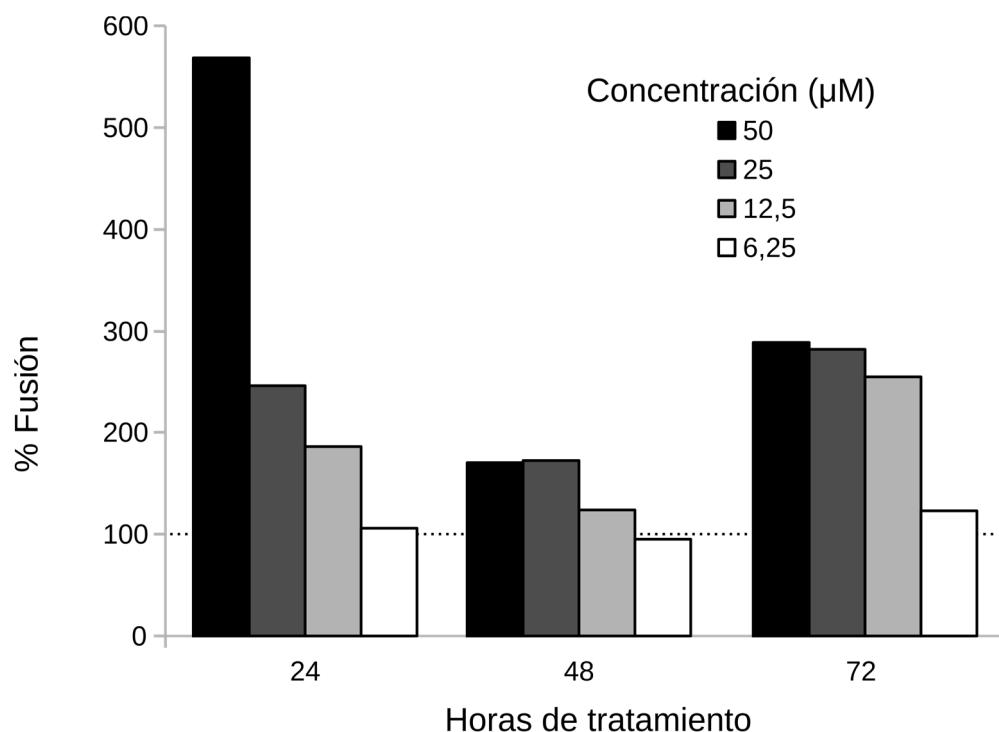


FIG 4

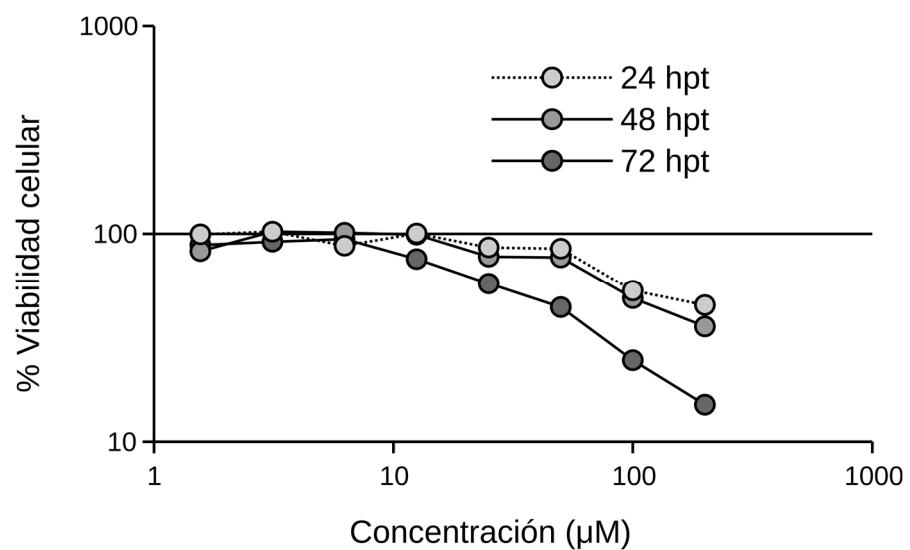


FIG 5

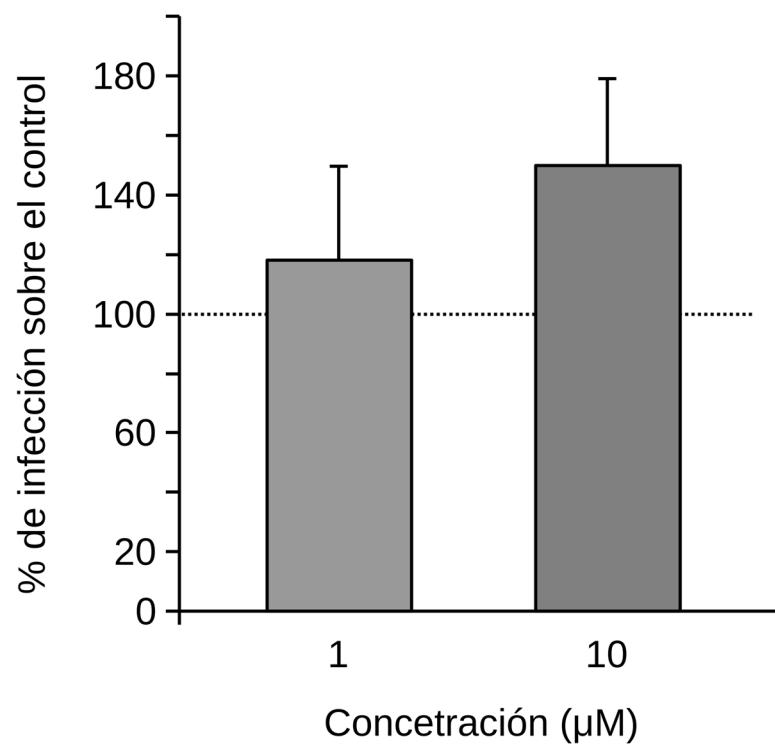


FIG 6