

SÍNTESIS Y ACTIVIDADES LEISHMANICIDA Y CITOTÓXICA *in vitro* DE ANÁLOGOS 2-ARILQUINOLINAS

SYNTHESIS AND *IN VITRO* LEISHMANICIDAL AND CYTOTOXIC ACTIVITIES OF 2-STYRYLQUINOLINES ANALOGS

Ana M. MESA V.¹, Paula A. MOLANO M.², Blandine SEON.³, Bruno FIGADERE.³,
Sara M. ROBLEDO.⁴, Diana L. MUÑOZ.¹, Jairo A. SÁEZ V.^{1*}

Recibido: Abril 1 de 2008 Aceptado: Julio 8 de 2008

RESUMEN

Actualmente la quimioterapia de la leishmaniasis es promisoriosa, sin embargo aun no se dispone de un medicamento adecuado. Varias quinolinas sustituidas han presentado actividad *in vitro* contra agentes causales de leishmaniasis cutánea, leishmaniasis visceral, tripanosomiasis africana y enfermedad de Chagas. En este trabajo se sintetizan seis 2-arilquinolinas derivadas de la galipeina mediante condensación de Perkin a partir de quinaldina y aldehídos aromáticos. La actividad leishmanicida se evalúa en amastigotes axénicos y la actividad citotóxica en células U-937. Todos los compuestos muestran ser activos contra *Leishmania panamensis* pero también contra células mamíferas. Los compuestos estililquinolinas 2-[(E)-2-(2,5-dimetoxifenil)etenil]quinolina (**1**), 2-[(E)-2-(2,3-dimetoxifenil)etenil]quinolina (**2**) y N-{4-[(E)-2-quinolin-2-iletetil]fenil}acetamida (**3**) son mas activos sobre amastigotes axénicos (CE₅₀ = 3,7; 4,5 y 19,1 μg/mL) e intracelulares (CE₅₀ = 1,4; 1,8 y 1,7 μg/mL), en comparación con los derivados hidrogenados 2-[2-(2,5-dimetoxifenil)etil]quinolina (**1a**), 2-[2-(2,3-dimetoxifenil)etil]quinolina (**2a**) y N-[4-(2-quinolin-2-iletetil)fenil]acetamida (**3a**) (CE₅₀ = 31,1; 23,6 y 59,3 μg/mL). Todos los compuestos muestran también actividad contra células U-937 con CE₅₀ de 3,7; 6,2 y 4,5 μg/mL para las estililquinolinas **1**, **2** y **3**, respectivamente y CE₅₀ de 16,0; 12,9 y 20,2 μg/mL para los derivados hidrogenados **1a**, **2a** y **3a**, respectivamente. Aunque el proceso de hidrogenación produjo una disminución tanto de la actividad leishmanicida como de la actividad citotóxica, la actividad leishmanicida mostrada por los compuestos de tipo 2-estirilquinolinas les confiere un potencial como moléculas candidatas para el desarrollo de compuestos anti-*Leishmania*.

Palabras clave: Actividad leishmanicida, estililquinolinas, citotoxicidad, amastigotes axénicos.

ABSTRACT

The search of new treatments for leishmaniasis is an active task nowadays, since there is a lack of non-toxic, cheap and non-resistant medication. In the literature several quinolines have shown *in vitro* activity against agents of cutaneous leishmaniasis, visceral leishmaniasis, African trypanosomiasis and Chagas diseases. Six 2-styrylquinolines derived from galipeine were synthesized by Perkin condensation of quinaldine with aromatic aldehydes. Leishmanicidal activity was estimated for *Leishmania panamensis* at

1 Grupo Química de Plantas Colombianas, Instituto de Química, Universidad de Antioquia. A.A. 1226. Medellín, Colombia.

2 Departamento de Química, Universidad de Córdoba, Cra 6 N° 76-103, Montería, Colombia

3 Laboratoire de Pharmacognosie, Associé au CNRS (BIOCIS), Université de Paris-Sud, F-92296, Chatenay-Malabry, France.

4 Programa de Estudio y Control de Enfermedades Tropicales PECET, Universidad de Antioquia. A.A. 1226. Medellín, Colombia.

* Autor a quien se debe dirigir la correspondencia: jaisav@matematicas.udea.edu.co

the amastigote form and cytotoxic activity against U-937 cells. All compounds showed activity against both *L. panamensis* and U-937 cells. (E)-2-(2,5-dimethoxyphenyl)ethenylquinoline (**1**), (E)-2-(2,3-dimethoxyphenyl)ethenylquinoline (**2**) and (E)-N-[4-(2-quinolin-2-yl-ethenyl)phenyl]acetamide (**3**) were more active against axenic (EC_{50} = 3.7, 4.5 and 19.1 $\mu\text{g}/\text{mL}$) and intracellular amastigotes (EC_{50} = 1.4, 1.8 and 1.7 $\mu\text{g}/\text{ml}$, respectively), in comparison with hydrogenated derivatives 2-[2-(2,5-dimethoxyphenyl)ethyl]quinoline (**1a**), 2-[2-(2,3-dimethoxyphenyl)ethyl]quinoline (**2a**) and N-[4-(2-quinolin-2-ylethyl)phenyl]acetamide (**3a**) (CE_{50} = 31.1, 23.6 and 59.3 $\mu\text{g}/\text{mL}$, respectively). All compounds were also active against the U-937 cells. Styrylquinolines **1**, **2** and **3** showed a LC_{50} of 3.7, 6.2 and 4.5 $\mu\text{g}/\text{mL}$, respectively and the hydrogenated derivatives **1a**, **2a** and **3a** showed a LC_{50} of 16.0, 12.9 and 20.2 $\mu\text{g}/\text{mL}$, respectively. Although hydrogenation reduced the leishmanicidal and cytotoxic activities, the activity showed against *Leishmania* parasites suggests this compound series has potential as drug candidates for the treatment of leishmaniasis.

Key words: Leishmanicidal activity, 2-styrylquinolines, cytotoxicity, axenic amastigotes, intracellular amastigotes.

INTRODUCCIÓN

Las enfermedades protozoarias como la leishmaniosis, la malaria y la enfermedad de Chagas, tienen un impacto significativo en el desarrollo de los países que se encuentran en las regiones tropicales y subtropicales del planeta, principalmente en Asia, África y Latinoamérica. La leishmaniosis es endémica en 88 países y se estima que 12 millones de personas son infectadas y 350 millones se encuentran en zonas de riesgo de infección (1, 2). En Colombia, la enfermedad se encuentra en el 91% de todo el territorio ubicado bajo los 1.750 msnm (3). Esta enfermedad es causada por cerca de 20 especies de parásitos del género *Leishmania*, que en el nuevo mundo es transmitido por insectos dípteros del género *Lutzomyia*. Sus reservorios son animales domésticos y silvestres como el perro, el perezoso, la zarigüeya-chucha, la zorra y pequeños mamíferos. En el hombre esta enfermedad afecta la piel, las mucosas y los órganos del sistema mononuclear fagocítico, causando así los cuadros clínicos de leishmaniosis cutánea, mucosa y visceral, respectivamente (1, 3). Los tratamientos usados para esta enfermedad se basan en antimonio pentavalente Sb^{V} como el Pentostam® y el Glucantime®, los cuales inhiben enzimas glicolíticas, la oxidación de

ácidos grasos (1, 4, 5) y la acción de la topoisomerasa I de *Leishmania*, afectándose así procesos como el superenrollamiento y desenrollamiento del ADN necesarios en el proceso de duplicación del ADN (6). Estos medicamentos son utilizados desde hace 50 años. Sin embargo, actualmente presentan varios inconvenientes como eficacia y toxicidad variable, esquemas de tratamiento prolongados de administración parenteral y resistencia del parásito al medicamento. Como alternativas terapéuticas se han venido utilizando la pentamidina y la anfotericina B (Vease figura 1); aunque efectivos, su uso es limitado debido a que son igual o más tóxicos que los antimoniales, requieren mayor supervisión y son aún más costosos (1, 2). Actualmente se está evaluando el uso de la Miltefosina (Véase figura 1), un medicamento de administración oral, inicialmente desarrollado como agente antitumoral y que ha demostrado ser muy eficaz para el tratamiento de la leishmaniasis visceral en la India (7). La principal limitación de la Miltefosina es su teratogenicidad por lo que está contraindicado su uso en mujeres embarazadas (7, 8, 9). Aunque la situación de la quimioterapia de la leishmaniasis es promisoriosa, aun no se dispone de un medicamento adecuado, por lo que es necesario buscar nuevos medicamentos que aporten al control de la enfermedad.

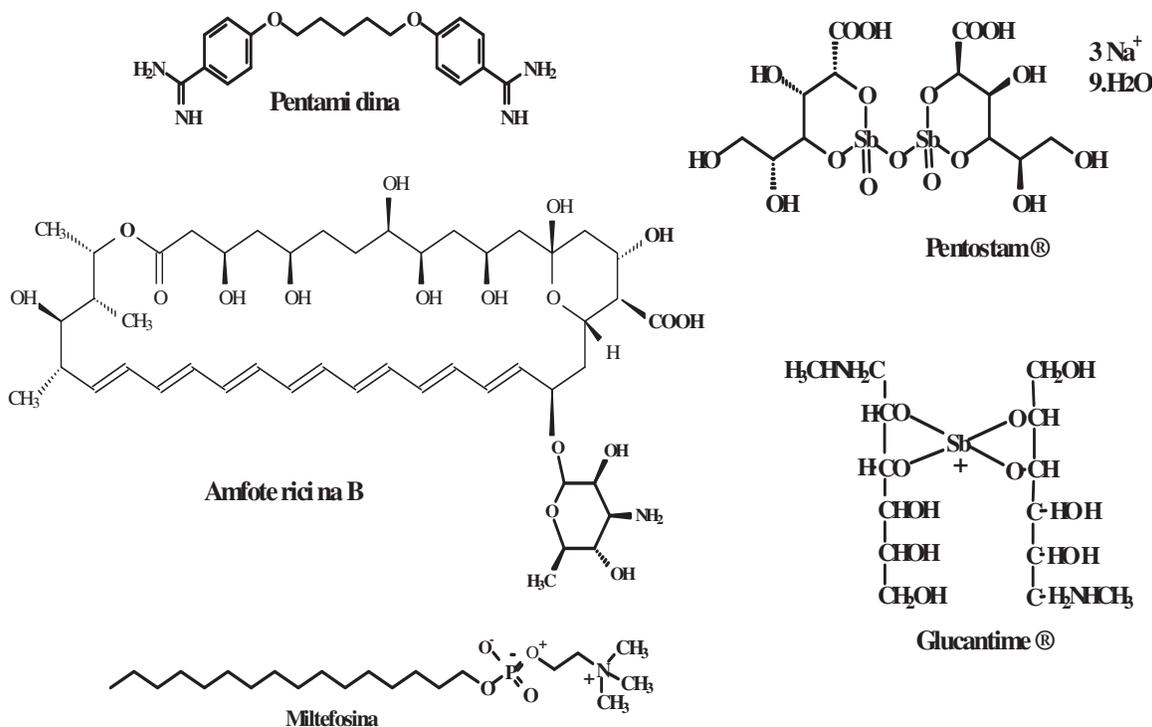


Figura 1. Medicamentos utilizados en el tratamiento de la Leishmaniasis

El núcleo quinolínico se encuentra en muchos agentes farmacológicamente activos como leishmanicidas, antimaláricos, antibacteriales, antiinflamatorios, antiasmáticos, antihipertensivos, agentes inhibidores de la tirosinquinasa, y antitripanosoma entre otros (10-14). Varias quinolinas sustituidas presentan actividad *in vitro* contra agentes causales de leishmaniasis cutánea, leishmaniasis visceral, tripanosomiasis africana, enfermedad de Chagas y contra el virus HTLV-1 (15-19).

Estudios etnofarmacológicos sobre uso de plantas contra la leishmania, particularmente de la planta *Galipea longiflora* (Rutaceae) utilizada por los indígenas de Bolivia para tratar la leishmaniasis (20), han permitido identificar quinolinas sustituidas en el carbono-2 como activas contra *Leishmania amazonensis* y *Trypanosoma cruzi* pero también contra *Plasmodium vinckei petteri* (19, 21, 22). Así mismo, análogos 2-arilquinolínicos con grupos carboxilos, son potentes inhibidores *in vitro* del virus de inmunodeficiencia humana del tipo-1 (HIV-1) (23).

En este trabajo se evalúa la actividad leishmanicida y citotóxica de 2-arilquinolinas sintetizadas por reacción tipo Perkin entre quinaldina y los aldehídos aromáticos 2,5-dimetoxibenzaldehído, 2,3-dimetoxibenzaldehído y 4-acetamidobenzaldehído en

presencia de anhídrido acético, luego reducidos por hidrogenación catalítica con carbón sobre paladio, con la finalidad de buscar nuevas y más eficaces alternativas en la terapia de la leishmaniasis.

MATERIALES Y MÉTODOS

Los reactivos para la síntesis de las estilquinolinas 2-[(E)-2-(2,5-dimetoxifenil)etenil]quinolina (**1**), 2-[(E)-2-(2,3-dimetoxifenil)etenil]quinolina (**2**) y N-[4-[(E)-2-quinolin-2-iletetil]fenil]acetamida (**3**), y las dihidroestirilquinolinas 2-[2-(2,5-dimetoxifenil)etil]quinolina (**1a**), 2-[2-(2,3-dimetoxifenil)etil]quinolina (**2a**) y N-[4-(2-quinolin-2-iletetil)fenil]acetamida (**3a**) fueron obtenidos de Sigma-Aldrich: quinaldina, 2,5-dimetoxibenzaldehído, 2,3-dimetoxibenzaldehído, 4-acetamidobenzaldehído y anhídrido acético.

Las reacciones se monitorean por cromatografía de capa fina sobre placas de sílica gel (Merck Kieselgel 60 F₂₅₄), utilizando como revelador el reactivo de Dragendorff. Las separaciones se realizaron por cromatografía instantánea, empleando sílica gel 60 (0,063-0,200 mm) Merck como fase estacionaria. Los disolventes que se utilizan como eluentes para las cromatografías son éter de petróleo, diclorome-

tano, acetato de etilo, y hexano grado comercial los cuales se destilaron antes de su uso.

Los espectros infrarrojo (IR) se obtuvieron en un equipo Perkin-Elmer RX/FT-IR system; donde sólo se reportan las absorbancias características. Para el análisis espectroscópico se utilizaron dos espectrómetros Bruker de 300 y 250 MHz para ^1H y de 75 MHz para ^{13}C utilizando cloroformo deuterado (CDCl_3) como disolvente. Los desplazamientos químicos (δ) están expresados en partes por millón (ppm) tomando como referencia el TMS y las constantes de acoplamiento (J) en Herzios (Hz). El equipo de espectrometría de masas empleado fue un Nermag-Sidar R-10-10C.

Las dihidroestirilquinolinas 2-[2-(2,5-dimetoxifenil)etil]quinolina (**1a**), 2-[2-(2,3-dimetoxifenil)etil]quinolina (**2a**) y N-[4-(2-quinolin-2-iletetil)fenil]acetamida (**3a**) fueron obtenidas por hidrogenación de los compuestos de síntesis 2-[(E)-2-(2,5-dimetoxifenil)etenil]quinolina (**1**), 2-[(E)-2-(2,3-dimetoxifenil)etenil]quinolina (**2**) y N-{4-[(E)-2-quinolin-2-iletetil]fenil}acetamida (**3**), respectivamente (Véanse figura 2 y figura 3).

Síntesis de estirilquinolinas 1-3

A una solución de quinaldina (30 mmol) en 50 mL de anhídrido acético se le adicionaron 40 milimoles del aldehído apropiado y la mezcla se sometió a reflujo durante 12 horas. Después de dejar enfriar a temperatura ambiente, la solución se neutralizó con NaHCO_3 y se extrajo (2x50 mL) con la mezcla hexano: acetato de etilo (1:2); la solución orgánica se secó sobre sulfato de sodio anhidro, se filtró y se evaporó a presión reducida. El extracto crudo se purificó por cromatografía flash utilizando como eluyente hexano: acetato de etilo (9:1), obteniéndose de esta manera las estirilquinolinas 2-[(E)-2-(2,5-dimetoxifenil)etenil]quinolina (**1**), 2-[(E)-2-(2,3-dimetoxifenil)etenil]quinolina (**2**) y N-{4-[(E)-2-quinolin-2-iletetil]fenil}acetamida (**3**) (Véase figura 2) (13, 24, 25).

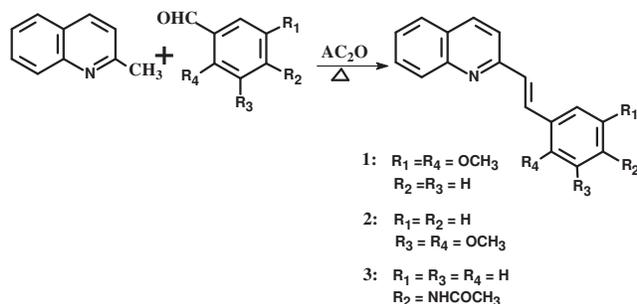


Figura 2. Preparación de Estirilquinolinas.

Reducción de las estirilquinolinas 1-3

A una solución de estirilquinolina (500 mg) en etanol (10 mL), se le adicionaron 30 mg de carbón sobre paladio al 10% bajo atmósfera de hidrógeno a 20°C y se dejó en agitación durante 12 horas. El catalizador se removió por filtración a través de sílica gel y esta fue lavada con porciones de CH_2Cl_2 . El filtrado se concentró a vacío obteniéndose los compuestos hidrogenados dihidroestirilquinolinas **1a - 3a** en forma cuantitativa (Véase figura 3).

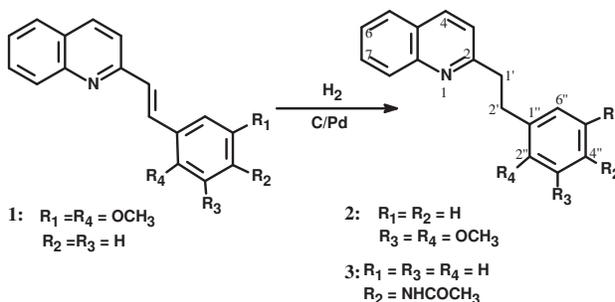


FIGURA 3. Reducción de las estirilquinolinas

Evaluación *in vitro* de la actividad Leishmanicida y Citotóxica de las estirilquinolinas 1-3 y las dihidroestirilquinolinas 1a - 3a

A los compuestos **1**, **2**, **3**, y sus derivados hidrogenados **1a**, **2a**, **3a** se les evaluó *in vitro* la actividad leishmanicida en amastigotes axénicos de *L. (V.) panamensis* (Cepa M/HOM/87/UA140GFP) así como la actividad citotóxica sobre la línea celular promonocítica humana U937 (CRL-1593.2TM de ATCC). La Anfotericina B se utilizó como medicamento control de citotoxicidad y efectividad. Se utilizaron como control de viabilidad celular parásitos cultivados en ausencia de los compuestos pero mantenidos bajo las mismas condiciones. Para cada compuesto se evaluaron seis concentraciones (diluciones dobles a partir de $125\ \mu\text{g/mL}$ hasta $3,5\ \mu\text{g/mL}$ en dimetil sulfóxido, DMSO). Cada concentración de los compuestos sintetizados, la Anfotericina B así como el control de células sin tratamiento y el control de DMSO se evaluó por triplicado en dos experimentos independientes. Los resultados se expresan como la concentración Letal 50 (CL_{50}) para citotoxicidad y como concentración efectiva 50 (CE_{50}) para actividad leishmanicida. Tanto la CL_{50} como la CE_{50} se calcularon por el método Probit. El índice de selectividad (IS) se calculó dividiendo la actividad citotóxica entre la actividad leishmanicida ($\text{IS} = \text{CL}_{50} / \text{CE}_{50}$).

La actividad leishmanicida se evaluó en amastigotes axénicos empleando el micrométodo enzi-

mático MTT [bromuro 3-(4,5dimetiltiazol-2il)-2,5-difenil tetrazolio]. Los parásitos se cultivaron a una concentración de 1×10^6 parásitos/mL (100,000 parásitos/pozo) en medio Scheneider, pH 5.2 suplementado con 20% de SFB y luego de 72 horas de incubación a 32°C en presencia o ausencia de los compuestos, se determinó la actividad leishmanicida midiendo la actividad de la deshidrogenasa mitocondrial de los parásitos, adicionando 20 μ L/pozo de MTT e incubando a 32°C durante 4 horas. La reacción enzimática se interrumpió adicionando 100 μ L/pozo de una solución al 50% de isopropanol y 10% de SDS. La producción de formazán se midió a 570 nm en un espectrofotómetro (ELISA reader Bio-Rad).

La actividad citotóxica de los productos en las células U937 se evaluó también por el método MTT siguiendo la metodología descrita previamente por Weniger y col (2001) (26). Las células U937 se dispensaron en platos para cultivo celular de 96 pozos a una concentración de 100,000 células/mL (10,000 células/pozo) en medio RPMI-1640 suplementado con 10% de suero fetal bovino (SFB) y la correspondiente concentración de los compuestos. Las células se incubaron a 37°C con 5% CO₂ durante 72 horas y se determinó el efecto citotóxico midiendo la actividad de la deshidrogenasa mitocondrial de las células, adicionando 10 μ L/pozo de MTT e incubando a 37°C durante 3 horas. La reacción enzimática se interrumpió con la adición de 100 μ L/pozo de isopropanol-SDS, y la producción de formazán se midió a 570 nm, como se describió previamente. Células U937 cultivadas en ausencia de los productos pero mantenidas bajo las mismas condiciones se utilizaron como control de viabilidad.

La actividad leishmanicida de las estililquinolinas **1–3** se confirmó en amastigotes intracelulares de *L. (V) panamensis* por citometría de flujo. Las células U937 se dispensaron en platos de 24 pozos para cultivo celular a una concentración de 10,000 células/pozo. Las células se trataron con 1 μ M de acetato de forbol miristato (PMA) (Sigma) durante 48 h a 37°C con el fin de permitir su diferenciación a macrófagos y luego se infectaron con promastigotes de *L. panamensis* expresando GFP a una proporción de 1:35 parásito: célula. Luego de 2 horas de incubación a 34°C en 5% CO₂, los promastigotes extracelulares se retiraron mediante dos lavados con solución salina tamponada con fosfatos (PBS) y se incubaron de nuevo a 34°C, 5% de CO₂ a fin de permitir la transformación de los promastigotes

internalizados en amastigotes y la multiplicación de estos al interior de los macrófagos. Después de 24 horas de incubación se adicionaron los compuestos a las correspondientes concentraciones y se mantuvieron a 34°C, 5% CO₂ durante 96 horas, haciendo cambio de medio a las 48 horas de incubación. A las 96 horas, las células infectadas y tratadas, al igual que las células no infectadas, se desprendieron con una solución de 0.25% tripsina/1mM EDTA (Gibco), se levaron dos veces con PBS centrifugando 5 minutos a 1300 rpm. Las células se tiñeron con 5 μ L de anti-CD33 conjugado a phycoeritrin (PE) (Pharmingen) y se fijaron con 0.5% paraformaldeído (PHA) (Sigma) en PBS. Las células infectadas al igual que las células no infectadas se analizaron según la intensidad de fluorescencia relativa de GFP (fluorescencia verde) y PE (fluorescencia roja) en un citómetro de flujo Beckman-coulter Epics XL con laser de argón (488 nm: excitación y 525 nm: emisión). Se evaluaron 10.000 eventos y los datos se procesaron utilizando el programa WinMDI.

RESULTADOS Y DISCUSIÓN

Los compuestos 2-[(E)-2-(2,5-dimetoxifenil)etenil]quinolina (**1**), 2-[(E)-2-(2,3-dimetoxifenil)etenil]quinolina (**2**) y N-{4-[(E)-2-quinolin-2-iletetil]fenil}acetamida (**3**), se obtuvieron por calentamiento entre la quinaldina y los aldehídos 2,5-dimetoxibenzaldehído, 2,3-dimetoxibenzaldehído, 4-acetamidobenzaldehído respectivamente en presencia de anhídrido acético. Los derivados reducidos 2-[2-(2,5-dimetoxifenil)etil]quinolina (**1a**), 2-[2-(2,3-dimetoxifenil)etil]quinolina (**2a**) y N-[4-(2-quinolin-2-iletetil)fenil]acetamida (**3a**), se obtuvieron por hidrogenación catalítica con carbón sobre paladio, los cuales fueron caracterizados por técnicas espectroscópicas (IR, RMN-¹H, RMN-¹³C, J-MOD).

Datos espectroscópicos de las 2-arilquinolinas

2-[(E)-2-(2,5-dimetoxifenil)etenil]quinolina (1**):** C₁₉H₁₇NO₂, TOF ESI 314 (M⁺+Na), PM: 291,1. IR ν (cm⁻¹) 3000; 3056; 2942; 2833; 2362, 2253; 1632; 1613-1496; 904; 723. RMN-¹H δ (ppm) 7.47 (d, J= 8.05, 1H, H-3); 8.11 (d, J= 8.60 Hz, 1H, H-4); 8.08 (d, J= 8.60Hz, 1H, H-5); 7.48 (t, J=8.05 Hz, 1H, H-6); 7.69 (t, J= 8.41 Hz, 1H, H-7); 7.78 (d, J= 8.67 Hz, 1H, H-8); 7.44 (d, J= 16.59 Hz, 1H, H-1'); 7.99 (d, 16.63 Hz, 1H, H-2'); 6.87 (d, J= 1.68 Hz, 1H, H-3''); 7.27 (d, J=8.02 Hz, 1H,

H-4''); 6.86 (d, J= 1.68 Hz, 1H, H-6''); 3.88 (s, 3H); 3.83 (s, 3H); RMN-¹³C (ppm) 156.57 (C2); 118.82 (C3); 136.18 (C4); 127.26 (C4a); 126.06 (C5, C6); 129.10 (C7, C8); 148.14 (C8a); 127.44 (C1'); 129.63 (C2'); 151.91 (C2''); 115.78 (C3''); 112.44 (C4''); 153.73 (C5''); 111.35 (C6''); 56.23 (OCH₃); 55.79 (OCH₃).

2-[(E)-2-(2,3-dimetoxifenil)etnil]quinolina (2): C₁₉H₁₇NO₂, TOF ESI 314 (M⁺+Na), P.M 291,1. IR ν (cm⁻¹) 3058; 3003; 2937 ; 2835; 2360-2207; 1632; 1614-1504; 1832; 906; 725. RMN-¹H δ (ppm) 7.46 (d, J= 7.85 Hz, 1H, H-3); 8.11 (d, J= 8.56Hz, 1H, H-4); 8.08 (d, J= 8.56Hz, 1H, H-5); 7.48 (t, J= 8.11 Hz, 1H, H-6); 7.69 (t, J= 8.40 Hz, 1H, H-7); 7.77 (d, J= 8.52 Hz, 1H, H-8); 7.97 (d, J= 16.60 Hz, 1H, H-1'); 7.45 (d, J= 16.70 Hz, 1H, H-2'); 6.89 (d, J= 8.12 Hz, 1H, H-4''); 7.09 (t, J= 8.04 Hz, 1H, H-5''); 7.37 (d, J= 7.98 Hz, 1H, H-6''); 3.88 (s, 3H); 3.91 (s, 3H); RMN-¹³C (ppm) 156.82 (C2); 118.78 (C3); 136.62 (C4); 127.71 (C4a); 129.16 (C5); 126.55 (C6); 130.06 (C7); 129.60 (C8); 147.91 (C8a); 127.87 (C1'); 130.93 (C2'); 131.10 (C1''); 153.45 (C2''); 148.68 (C3''); 112.750 (C4''); 124.62 (C5''); 119.28 (C6''); 56.23 (OCH₃); 61.69 (OCH₃).

N-{4-[(E)-2-quinolin-2-iletetil]fenil}acetamida (3): C₁₉H₁₆N₂O, TOF ESI 311 (M⁺+Na), P.M 288,1. IR ν (cm⁻¹) 3393; 3039; 2362; 2252; 1704; 1637; 1426; 1367; 1614; 909; 1240; 728. RMN-¹H δ (ppm) 7.46 (d, J= 8.77 Hz, 1H, H-3); 8.11 (d, J= 8.56 Hz, 1H, H-4); 8.08 (d, J= 8.56 Hz, 1H, H-5); 7.48 (t, J= 8.11 Hz, 1H, H-6); 7.69 (t, J= 8.40 Hz, 1H, H-7); 7.78 (d, J= 8.09 Hz, 1H, H-8); 7.42 (d, J= 16.60 Hz, 1H, H-1'); 7.70 (d, J= 16.70 Hz, 1H, H-2'); 7.65 (d, J= 8.64 Hz, 1H, H-2''); H-6''); 7.71 (d, J= 8.64 Hz, 1H, H-3''); H-5''); 2.31 (s, 3H). RMN-¹³C (ppm) 155.45 (C2); 119.39 (C3); 132.88 (C4); 129.14 (C4a); 126.43 (C5); 128.50 (C6); 130.51 (C7); 129.90 (C8); 148.24 (C8a); 136.52 (C1'); 129.25 (C2'); 137.28 (C1''); 129.25 (C2'', C6''); 128.50 (C3'', C5'') 139.30 (C4''); 26.99 (CH₃); 172.95 (C=O).

2-[2-(2,5-dimetoxifenil)etil]quinolina (1a): C₁₉H₁₉NO₂, TOF ESI 316 (M⁺+Na), P.M 293,3 u.m.a. IR ν (cm⁻¹) 2948; 2835; 2361, 2341, 2252, 1601-1502; 1159; 904, 724. RMN-¹H δ (ppm) 7.07 (d, J= 8.41 Hz, 1H, H-3); 7.90 (d, J= 8.47 Hz, 1H, H-4); 7.83 (d, J= 8.44 Hz, 1H, H-5). 7.28 (t, J= 7.48, 1H, H-6); 7.49 (t, J= 7.64 Hz, 1H, H-7); 7.56 (d, 8.07 Hz, 1H, H-8); 2.94 (ddd, J= 6.35, 10.24, 15.45 Hz, 2H, H-1'); 3.08 (ddd, J= 6.35, 10.24,

15.45 Hz, 2H, H-2'); 6.58 (d, 1H, J= 8.61 Hz, H-3''); 6.51(dd, 1H, J= 2.86, 8.85 Hz, H-4''); 6.60 (d, 1H, J= 2.85 Hz, H-6''); 3.51 (s, 3H); 3.58 (s, 3H). RMN-¹³C (ppm) 162.39 (C2); 121.66 (C3); 136.13 (C4); 126.81 (C4a); 127.52 (C5); 125.73 (C6); 128.82 (C7); 129.34 (C8); 147.90 (C8a); 39.28 (C1'); 30.77 (C2'); 131.010 (C1''); 151.80 (C2''); 111.18 (C3''); 111.51 (C4''); 153.42 (C5''); 116.21(C6''); 55.65 (OCH₃); 55.87 (OCH₃).

2-[2-(2,3-dimetoxifenil)etil]quinolina (2a): C₁₉H₁₉NO₂, TOF ESI 316 (M⁺+Na), P.M 293,3 u.m.a. IR ν (cm⁻¹) 2937; 2837; 2360; 1619-1505; 1117; 904, 723. RMN-¹H δ (ppm) 7.27 (d, J= 8.42 Hz, 1H, H-3); 8.10 (d, J= 8.48 Hz, 1H, H-4); 8.04 (d, J= 8.45 Hz, 1H, H-5); 7.49 (t, J= 8.02 Hz, 1H, H-6); 7.70 (t, J= 8.40 Hz, 1H, H-7); 7.77 (d, J= 8.81 Hz, 1H, H-8); 3.20 (ddd, J= 4.33, 8.45, 10.63 Hz, 2H, H-1'); 3.29 (ddd, J= 4.33, 8.45, 10.63 Hz, 2H, H-2'); 6.80 (dd, J= 8.17, 1.45 Hz, 2H, H-4'');. 6.97 (d, J= 7.88 Hz, 1H, H-5''); 6.84 (dd, J= 8.04, 1.30 Hz, 2H, H-6''); 3.87 (s, 3H); 3.87 (s, 3H). RMN-¹³C (ppm) 162.20 (C2); 121.65 (C3); 136.19 (C4); 126.82 (C4a); 127.55 (C5); 125.74 (C6); 128.88 (C7); 129.34 (C8); 147.23 (C8a); 30.09 (C1'); 40.00 (C2'); 135.34 (C1''); 147.95 (C2''); 152.76 (C3''); 110.47 (C4''); 122.01 (C5''); 123.86 (C6''); 55.70 (OCH₃); 60.69 (OCH₃).

N-[4-(2-quinolin-2-iletetil)fenil]acetamida (3a): C₁₉H₁₈N₂O, TOF ESI 314 (M⁺+Na), P.M 290,1 u.m.a. IR ν (cm⁻¹) 2361, 2253; 1706; 1426; 1369; 1601; 1246; 905; 969. RMN-¹H δ (ppm) 7.18 (d, J= 8.43 Hz, 1H, H-3); 8.01 (d, J= 8.27 Hz, 1H, H-4); 7.99 (d, J= 8.27 Hz, 1H, H-5). 7.44 (t, J= 7.40 Hz, 1H, H-6); 7.64 (t, J= 8.24 Hz, 1H, H-7); 7.72 (d, J= 8.03 Hz, 1H, H-8); 3.24 (ddd, J= 3.66, 9.52, 14.84 Hz, 2H, H-1'); 3.16 (ddd, J= 3.66, 9.52, 14.84, 2H, H-2'); 6.98 (d, J= 8.20 Hz, 2H, H-2'', H-6''); 7.27 (d, J= 8.18 Hz, 2H, H-3'', H-5''); 2.22 (s, 3H); 5.21 (s, 1H, N-H). RMN-¹³C (ppm) 161.29 (C2); 121.52 (C3); 136.6 (C4); 126.81 (C4a); 127.58 (C5); 125.92 (C6); 128.78 (C7); 129.50 (C8); 147.92 (C8a); 40.53 (C1'); 35.36 (C2'); 142.40 (C1''); 129.91 (C2'', C6''); 128.55 (C3'', C5''); 137.28 (C4''); 26.94 (CH₃); 173.09 (C=O).

Los resultados de la actividad leishmanicida *in vitro*, la citotoxicidad de las estirilquinolinas **1**, **2**, **3**, los derivados hidrogenados **1a**, **2a**, **3a** y el control anfotericina B son presentados en la tabla 1.

Todos los compuestos presentaron actividad contra *L. panamensis*, disminuyendo ésta con los derivados hidrogenados. Los compuestos **1**, **2** y **3**

presentan una alta actividad contra amastigotes axénicos de *L. panamensis*, con valores de CE_{50} de 3,7; 4,5 y 19,1 $\mu\text{g}/\text{mL}$ respectivamente (tabla 1). La actividad de las 2-arilquinolinas **1**, **2** y **3** se confirmó en amastigotes intracelulares, encontrándose CE_{50} de $1,4 \pm 0,1$; $1,8 \pm 0,1$ y $1,7 \pm 0,08 \mu\text{g}/\text{mL}$, respectivamente. Las dihidroestirilquinolinas **1a**, **2a** y **3a** presentaron CE_{50} de 31,1; 23,6 y 59,3 $\mu\text{g}/\text{mL}$, respectivamente. Aunque la actividad de los derivados hidrogenados fue menor que la mostrada por los compuestos 2-arilquinolinas, se consideran compuestos activos como leishmanicidas (27). Estos resultados sugieren que la presencia del doble enlace en los carbonos C1'-C2' es indispensable para la actividad ya que la reducción del doble enlace etilénico la disminuye, como puede observarse en la tabla 1.

Mecanismos de acción postulados para varias moléculas activas contra este tipo de parásitos sugieren una interacción de tipo π - π con las quinolinas

que les confieren una alta actividad biológica como en el caso de la anfotericina B (28); sin embargo, estos compuestos mostraron ser tóxicos sobre las líneas celulares U-937. Puesto que todos los compuestos, pero especialmente las dihidroestirilquinolinas **1** y **2** mostraron niveles similares de actividad contra el parásito y contra la célula hospedera, es necesario determinar si la actividad leishmanicida observada está asociada a la actividad citotóxica o si son mecanismos independientes. Sin embargo, el hecho de que estos compuestos mostraran una buena actividad leishmanicida, les confiere potencial como moléculas candidatas para el desarrollo de medicamentos anti-*Leishmania*. Dada su facilidad de síntesis, se pueden emplear como plantillas estructurales para realizar estudios de relación estructura-actividad y ensayos biodirigidos, desarrollar moléculas activas contra el parásito y con una baja toxicidad contra las células hospederas.

TABLA 1. Citotoxicidad y actividad leishmanicida en amastigotes de estirilquinolinas

Compuesto	CL ₅₀ ($\mu\text{g}/\text{ml}$)	CE ₅₀ ($\mu\text{g}/\text{ml}$)	IS
	X \pm SD	X \pm SD	
	U-937	Amastigotes axénicos	
2-[(E)-2-(2,5-dimetoxifenil)etenil]quinolina (1)	3,7 \pm 0,6	3,7 \pm 1,0	1,0
2-[2-(2,5-dimetoxifenil)etil]quinolina (1a)	16,0 \pm 7,7	31,1 \pm 4,6	0,51
2-[(E)-2-(2,3-dimetoxifenil)etenil]quinolina (2)	6,2 \pm 0,1	4,5 \pm 1,0	1,2
2-[2-(2,3-dimetoxifenil)etil]quinolina (2a)	12,9 \pm 2,8	23,6 \pm 13,1	0,54
N-{4-[(E)-2-quinolin-2-iletetil]fenil}acetamida (3)	4,5 \pm 0,9	19,1 \pm 3,3	0,2
N-[4-(2-quinolin-2-iletetil)fenil]acetamida (3a)	20,2 \pm 7,9	59,3 \pm 10,2	0,34
Anfotericina B	43,1 \pm 3,6	0,05 \pm 0,01	862,0

CL₅₀: Concentración Letal 50

CE₅₀: Concentración Efectiva 50

IS: Índice de Selectividad = CL₅₀/CE₅₀

AGRADECIMIENTOS

Los autores agradecen a la Universidad de Antioquia, ECOS-NORD, ICFES, COLCIENCIAS, ICETEX y PLANEACIÓN NACIONAL por la ayuda financiera en la realización de este trabajo.

REFERENCIAS BIBLIOGRÁFICAS

- Mishra J, Saxena A, Singh S. Chemotherapy of leishmaniasis: past, present and future. *Curr. Med. Chem.* 2007; 14(10):1153-1169
- Report of the Scientific Working Group on Leishmaniasis, 2004. TDR/SWG/04.
- Vélez ID, Hendrickx E, Robledo SM, Agudelo SP. Leishmaniosis cutánea en Colombia y género. *Cad. Saude Pública* 2001; 17:171-180.
- Berman JD, Gallalee JV, Best JM, Hill T. Uptake, distribution, and oxidation of fatty acids by *Leishmania mexicana* amastigotes. *J. Parasitol.* 1987; 73(3): 555-560.
- Berman JD. Chemotherapy for leishmaniasis: biochemical mechanisms, clinical efficacy, and future strategies. *Rev. Infect. Dis.* 1988; 10(3): 560-586.
- Lucumi A, Robledo S, Gama V, Saravia NG. Sensitivity of *Leishmania viannia panamensis* to pentavalent antimony is correlated with the formation of cleavable DNA-protein complexes. *Antimicrob. Agents Chemother.* 1998; 42(8):1990-1995.

7. Croft S, Coombs G. Leishmaniasis-current chemotherapy and recent advances in the search for novel drugs. *Trends Parasitol.* 2003; 19 (11):502-508.
8. Croft SL, Seifert K, Duchene M. Antiprotozoal activities of phospholipid analogues. *Mol. Biochem. Parasitol.* 2003; 126(2):165-172.
9. Sundar S, Jha TK, Thakur CP, Engel J, Sindermann H, Fischer C, *et al.* Oral miltefosine for Indian visceral leishmaniasis. *N. Engl. J. Med.* 2002; 347(22):1739-1746.
10. Franck X, Fournet A, Prina E, Mahieux R, Hocquemiller R, Figadere B. Biological evaluation of substituted quinolines. *Bioorg. Med. Chem. Lett.* 2004; 14(14):3635-3638
11. Chen Y, Fang K, Shew J, Hsu S, Tzeng C. Synthesis and antibacterial evaluation of certain quinoline derivatives. *J. Med. Chem.* 2001; 44 (14): 2374-2377.
12. Martínez G, Giménez C, Gómez A, Franck X, Fournet A, Hocquemiller R, *et al.* Nematocidal and trichomonocidal activities of 2-substituted quinolines. *Fármaco* 2005; 60(3): 219-224.
13. Fakhfakh MA, Fournet A, Prina E, Mouscadet J, Franck X, Hocquemiller R, *et al.* Synthesis and biological evaluation of substituted quinolines: potencial treatment of protozoal and retroviral co-infections. *Bioorg. Med. Chem.* 2003; 11(23): 5013-5023.
14. Larsen RD, Corley EG, King AO, Carrol JD, Davis PV, Verhoeven T, *et al.* Practical route to a new class of LTD4 receptor antagonists. *J. Org. Chem.* 1996; 61(10):3398.
15. Mekouar K, Mouscadet J, Desmaële D, Subra F, Leh H, Savouré D, *et al.* Styrylquinoline derivatives: a new class of potent HIV-1 integrase inhibitors that block HIV-1 replication in CEM cells. *J.J. Med. Chem.* 1998; 41(15): 2846-2857.
16. Fournet A, Mahieux R, Fakhfakh MA, Franck X, Hocquemiller R, Figadère B. Substituted Quinolines Induce Inhibition of Proliferation of HTLV-1 Infected Cells. *Bioorg. Med. Chem. Lett.* 2003; 13(5): 892-894.
17. Madrid P, Sherrill J, Liou A, Weisman J, Derisi J, Kiplin R. Synthesis of ring – substituted 4-aminoquinolines and evaluation of their antimalarial activities. *Bioorg. Med. Chem. Lett.* 2005; 15(4): 1015-1018.
18. Vaitilingam B, Nayyar A, Palde PB, Monga V, Jain R, Kaur S, *et al.* Synthesis and antimycobacterial activities of ring-substituted quinolinecarboxylic acid/ester analogues. *Bioorg. Med. Chem.* 2004; 12(9): 4179-4188.
19. Normand-Bayle M, Benard C, Zouhiri F, Mouscadet J, Leh H, Thomas C, *et al.* New HIV-1 replication inhibitors of the styrylquinoline class bearing aroyl/acyl groups at the C-7 Position: synthesis and biological activity. *Bioorganic & Medicinal Chemistry Letters* 2005; 15: 4019-4022.
20. Fournet A, Barrios A, Muñoz V, Hocquemiller R, Roblot F, Cavé A, *et al.* Antiprotozoal activity of quinoline alkaloids isolated from *Galipea longiflora*, a Bolivian plant used as a treatment for cutaneous leishmaniasis. *Phytotherapy Research* 1993 8(3): 174 – 178.
21. Fournet A, Ferreira ME, Rojas de Arias A, Torres De Ortiz S, Fuentes S, Nakayama H, *et al.* In vivo efficacy of oral and intralésional administration of 2-substituted quinolines in experimental treatment of new world cutaneous leishmaniasis caused by *Leishmania amazonensis*. *Antimicrob. Agents Chemother.* 1996; 40(11): 2447-2451
22. Gantier JC, Fournet A, Munos MH, Hocquemiller R. The effect of some 2-substituted quinolines isolated from *Galipea longiflora* on *Plasmodium vinckei petteri* infected mice. *Planta Med.* 1996; 62(3):285-286
23. Normand-Bayle M, Bénard C, Zouhiri F, Mouscadet J, Leh H, Thomas C, *et al.* New HIV-1 replication inhibitors of the styrylquinoline class bearing aroyl/acyl groups at the C-7 position: Synthesis and biological activity. *Bioorganic & Medicinal Chemistry Letters* 2005; 15(18): 4019–4022.
24. Fakhfakh MA, Franck X, Fournet A, Hocquemiller R, Figadère B. Preparation of quinolines substituted at the 2 or 3 position by an alkenyl or alkynyl chain. *Synthetic Communications* 2002; 32: 2863-2875.
25. Fakhfakh MA, Franck X, Fournet A, Hocquemiller R, Figadere B. Expedient preparation of 2-substituted quinolines. *Tetrahedron Lett.* 2001; 42(23): 3847-3850.
26. Weniger, B, Robledo S, Arango GJ, Deharo E, Aragón, R, Muñoz V, *et al.* 2001. Antiprotozoal activities of Colombian plants. *J. Ethnopharmacol.* 78(2-3):193–200.
27. Muñoz D, Cardona P, Cardona A, Carrillo L, Quiñones, W, Echeverri, F, *et al.* Efecto de hidrazonas sobre amastigotes intracelulares de *leishmania panamensis* y una proteasa de cisteína parasitaria. *Vitae.* 2006; 13 (2).
28. Sedlák M, Pravda M, Staud F, Kubicová L, Týcová K, Ventura K. Synthesis of pH-sensitive amphotericin B-poly(ethylene glycol) conjugates and study of their controlled release *in vitro* *Bioorg. Med. Chem.* 2007; 15(12):4069-4076.

**GRUPO DE EXTENSIÓN SOLIDARIA E INVESTIGACIÓN
EN SEGURIDAD ALIMENTARIA PARA LA REGION
VICERRECTORIA DE EXTENSION**

Facultad de Química Farmacéutica
Departamento de Alimentos
Universidad de Antioquia



NUESTROS SERVICIOS

- Asesoría técnica en procesos de alimentos a microempresas y vendedores ambulantes.
- Propuesta educativa para el fomento de hábitos de alimentación saludable en estudiantes de básica primaria y bachillerato (Media Técnica).
- Asesorías para comedores comunitarios y restaurantes escolares con énfasis en transformación de alimentos, apuntando a mejorar el consumo y la calidad de los nutrientes carenciales que padece nuestra población.
- Formulación y ejecución de proyectos comunitarios enfocados a la explotación de recursos agrícolas de la región.
- Capacitación en transformación de alimentos tales como: Yogur, Kumis, Queso Crema, Mermeladas, Compotas, Pulpas, entre otros.
- Asesoría empresarial en las buenas prácticas de manufactura.

COORDINADORA: Karina Edith Motato Rocha
kmotato@farmacia.udea.edu.co / Teléfono: 219-54-62