

Trabajo científico

Actividad biológica de extractos metanólicos de *Heliotropium amplexicaule*

Biological activity of methanol extracts by *Heliotropium amplexicaule*

Catalina Leos-Rivas,¹ Ma. Julia Verde-Star,¹ Delia Elva Cruz-Vega,² Ma. Porfiria Barrón-González,¹
Catalina Rivas-Morales,¹ Azucena Oranday-Cárdenas¹

¹ Facultad de Ciencias Biológicas, Universidad Autónoma de Nuevo León, México

² Escuela de Medicina y Ciencias de la Salud ITESM, Monterrey, N.L, México

Resumen

Heliotropium amplexicaule es una planta perteneciente a la familia Boraginacea con antecedentes de contenido de compuestos con interés farmacológico. En este estudio se investigó la actividad biológica de los extractos metanólicos de raíz, tallo, flor y hojas de *H. amplexicaule* sobre diferentes microorganismos. Los resultados mostraron un efecto amebicida significativo de los extractos de raíz, tallo, flor y hojas sobre *Entamoeba histolytica* con CI_{50} de 2, 8, 36 y 114.2 $\mu\text{g/mL}$ respectivamente; no mostraron actividad sobre las bacterias y dermatofitos probados. La citotoxicidad obtenida para raíz, tallo, hoja y flor sobre la línea celular Vero fue CI_{50} de: 250, 200, 175 y 150 $\mu\text{g/mL}$ respectivamente; y la toxicidad para todos los extractos sobre *A. salina* fue de $LD_{50} > 1,000 \mu\text{g/mL}$.

Abstract

Heliotropium amplexicaule is a plant belonging to the family Boraginacea with a content background of pharmacological interest compounds. In this study we have researched the biological activity of the methanol extracts of root, stem, flower and leaves of *H. amplexicaule* against different microorganisms. The results showed a significant amebicide effect on *Entamoeba histolytica* with IC_{50} of 2, 8, 36 and 114.2 $\mu\text{g/mL}$ (root> stem> flower> leaf) they did not show any effect on bacteria and dermatophytes tested. On the Vero cell line showed IC_{50} : 250, 200, 175 and 150 $\mu\text{g/mL}$ (root, stem, leaf, and flower). The toxicity on *A. salina* was $LD_{50} > 1,000 \mu\text{g/mL}$.

Palabras clave: *H. amplexicaule*, *E. histolytica*, Boraginacea.

Key words: *H. amplexicaule*, *E. histolytica*, Boraginacea.

Correspondencia:

Dra. Catalina Leos Rivas
Facultad de Ciencias Biológicas
Universidad Autónoma de Nuevo León
Pedro de Alba s/n Cd. Universitaria, San Nicolás de los
Garza, Nuevo León, México.
Teléfono: 01(81)14939311, Fax: 01(81)83525011
e-mail: catalinaleosrivas@yahoo.com

Fecha de recepción: 21 de noviembre de 2012
Fecha de recepción de modificaciones: 02 de julio de 2013
Fecha de aceptación: 20 de agosto de 2013

Introducción

La resistencia de los microorganismos a los antibióticos, aunado a los efectos secundarios causados por estos, ha favorecido la búsqueda de nuevos agentes de origen natural. Las plantas medicinales se han utilizado tradicionalmente por culturas indígenas, hoy en día se retoma esta práctica no solo en la conservación de sus tradiciones, sino también para el cuidado de la salud de la comunidad y el desarrollo de medicamentos.¹ México es rico en biodiversidad y en la actualidad ya han sido identificadas más de 5,000 especies mexicanas con aplicaciones curativas.

Un problema de salud pública son las enfermedades parasitarias, principalmente la amibiasis, la cual es la responsable de 40 000 a 100 000 muertes anualmente a nivel mundial. Aunado a esto, el parásito *E. histolytica* (responsable de la enfermedad) ha desarrollado resistencia al metronidazol, droga utilizada comúnmente para tratar dicho padecimiento; y que además de presentar diversos efectos secundarios tiene propiedades carcinogénicas, teratogénicas y embriogénicas.² Por tal motivo, en la actualidad se buscan alternativas con sustancias de origen natural que posean la capacidad de atacar a las cepas resistentes y que al mismo tiempo, sean inocuas con el huésped. Recientemente se ha puesto mucha atención en los extractos de plantas utilizados en la medicina tradicional, el potencial antiprotozoario de las plantas como fuente de nuevos fármacos ha sido demostrado con ejemplos como la emetina, la quinina y la artemisinina, aislados de especies de plantas superiores;² para poder llevar a cabo esto, se utiliza la investigación fitoquímica, cuyo objetivo principal es: aislar principios activos, identificarlos, determinar su estructura y encontrar sus posibles aplicaciones.

La familia Boraginaceae comprende alrededor de 130 géneros y 2600 especies distribuidas en zonas tropicales. Los compuestos que frecuentemente se reportan son: terpenos, alcaloides pirrolizados, flavonoides y naftoquinonas, existe evidencia del uso etnofarmacológico que se le da a algunas plantas de esta familia para combatir diversas enfermedades como diarreas, infecciones y parásitos intestinales.^{3,4,5} Perianayagam *et al* en 2012⁶ evaluaron la actividad antimicrobiana de compuestos aislados del extracto etanólico de raíz de *Trichodesma indicum* reportando que el extracto mostraba una potente actividad contra *S. aureus*, *B. subtilis* y *C. albicans* con valores de CMI de 19.2 µg/mL y algunos de los compuestos aislados presentaron fuerte actividad antibacterial sobre *S. aureus* con CMI de 2.4 µg/mL. En Panamá la planta *Bourreria spathulata* de la misma familia, es utilizada en forma tradicional para tratar la malaria. En el 2012 Calderón *et al* 7 comprobaron dicha actividad para *B. spathulata* obteniendo una CI₅₀ menor a 10 µg/mL.

Dentro de esta familia, el género *Heliotropium* es una conocida fuente de alcaloides pirrolizados, flavonoides y derivados aromáticos del geranilo, hay aproximadamente 250 especies distribuidas en ambos hemisferios.⁸ *H. amplexicaule* de este género es una planta perenne con tallos decumbentes y ramificados, sus hojas híspidas, alternas, lanceolado-elípticas, con borde ligeramente sinuoso, casi sésiles; de 15 a 30 cm de altura y 30 a 200 cm de diametro;^{9,10} el objetivo de este estudio es determinar la actividad biológica del extracto metanólico de diversas partes de *H. amplexicaule*, así como su citotoxicidad y toxicidad.

Material y métodos

Material vegetal y preparación del extracto metanólico

La planta de *H. amplexicaule* (heliotropo) fue colectada en Monterrey, Nuevo León, México y un espécimen de la planta (identificación No 25527) fue depositado en el Herbario de la Facultad de Ciencias Biológicas, UANL. La planta fue secada a temperatura ambiente y se trituró en un molino manual (marca Victoria), 30 g de cada parte de la planta por separado (hojas, raíz, flor y tallo) se colocaron en agitación en 250 mL de metanol (CTR Scientific); los extractos fueron filtrados y evaporados hasta sequedad con presión reducida en un rotavapor (Yamato, modelo RE200).

Evaluación de la actividad antimicrobiana de los extractos en estudio

Con los extractos obtenidos se evaluó la actividad biológica sobre las bacterias Gram positivas *B. cereus*, *E. coli*, *S. aureus* y Gram negativas *S. typhimurium*, *S. typhi*, *P. aeruginosa*, *E. cloacae*, *E. aerogenes*, así como sobre los hongos dermatofitos *T. tonsurans*, *T. rubrum*, *T. mentagrophytes*, *M. canis*, *M. gypseum*, *M. audouinii*, *M. cookie* y una levadura *C. albicans*. El método empleado para el ensayo microbiológico fue el de difusión en placa, para evaluar la actividad, se prepararon soluciones de prueba con los extractos secos a una concentración de 40 mg/mL en metanol y se esterilizaron por filtración con membranas de 0.22 µm.¹¹ Para la activación de bacterias se utilizó medio líquido C. Rivas.¹²

El método de difusión en placa se realizó colocando 10 µL de cada una de las soluciones de prueba sobre discos de papel filtro Whatman No. 1 en una placa con medio sólido C. Rivas, previamente inoculada con 100 µL de una suspensión bacteriana de 1x10⁶ UFC o una azada con las diferentes cepas de hongos; se depositó también en un disco 10 µL del solvente utilizado para disolver el extracto como control negativo y 10 µL de un antibiótico o antifúngico como control positivo. Se incubó a 37 °C por 24 h para las bacterias y a 27 °C de 7-15 d para los hongos. Después de este período se midieron los halos de inhibición en mm para cada prueba.

Ensayo de Letalidad sobre *Artemia salina*

Los huevecillos de artemia fueron eclosionados e incubados por 48 h en agua de mar artificial (Instant Ocean). Se probaron cinco concentraciones: 0, 100, 300, 500 y 1,000 $\mu\text{g/mL}$; las cuales se prepararon a partir de los extractos metanólicos disolviéndolos en agua de mar artificial, el control positivo utilizado fue $\text{K}_2\text{Cr}_2\text{O}_7$ al 5%. La prueba se realizó utilizando microplacas de 96 pozos, donde se depositaron 100 μL de agua salada artificial con 10 artemias en cada pozo. Las diferentes concentraciones de los extractos de *H. amplexicaule* fueron agregadas en volúmenes de 100 μL , la microplaca fue incubada por 24 h a temperatura ambiente.¹³ Posteriormente, se contó el número de organismos vivos y muertos para determinar la viabilidad y la dosis letal al 50 % (DL_{50}). Se calculó la desviación estándar de tres experimentos independientes realizados por triplicado. El criterio de toxicidad fue el siguiente: Valores de $\text{DL}_{50} > 1000 \mu\text{g/mL}$ (no tóxico), $\geq 500 \leq 1000 \mu\text{g/mL}$ (toxicidad débil) y $< 500 \mu\text{g/mL}$ (tóxico).¹⁴

Evaluación de la actividad amebicida de los extractos de *H. amplexicaule* sobre *E. histolytica*

La metodología se realizó de acuerdo a lo mencionado por Leos-Rivas *et al.*¹⁵ Partiendo de un cultivo de *E. histolytica* HM1-IMSS en medio TYI-S-33¹⁶ adicionado con 1 % de penicilina/estreptomicina y 10 % de suero de ternera en 5 mL, se utilizaron los tubos de 13x100 mm de boro silicato y tapón de rosca, inoculados a una densidad de 1×10^4 cel/mL. Se preparó una solución stock de los extractos metanólicos a una concentración de 40 mg/mL (p/v) disueltos en dimetil sulfoxido y esterilizados por filtración con una membrana de 0.22 μm (Millipore). Se probaron cinco concentraciones de c/u de los extractos de *H. amplexicaule*: 2, 20, 60, 100 y 200 $\mu\text{g/mL}$. Se incubaron por 6 d a 37 °C, después de esto la densidad fue determinada utilizando un hemocitómetro (Neubauer, Hausser Scientific). El control positivo utilizado fue metronidazol; el ensayo se realizó por triplicado y la concentración inhibitoria media fue determinada utilizando la prueba Probit.¹⁷

Citotoxicidad sobre células normales de mamífero

Fue utilizada la línea celular Vero de riñón de mono verde africano (American Type Culture Collection: CCL-81). Las células fueron cultivadas en medio M-199 (Gibco, cat. 11150-059) suplementadas con 4 % de suero fetal bovino, 100 U/mL de penicilina G y 100 $\mu\text{g/mL}$ de estreptomicina a 37 °C en atmósfera húmeda con 5 % de CO_2 . Para el ensayo de citotoxicidad se utilizaron microplacas de 96 pozos con 3,000 cel/pozo en un volumen de 100 μL . La suspensión celular fue incubada a 37 °C en atmósfera húmeda con 5 % de CO_2 por 24 h, después de este tiempo, a cada pozo se le adicionaron 100 μL del medio de cultivo con las diferentes concentraciones del extracto metanólico: 0, 100, 300, 500 y 1,000 $\mu\text{g/mL}$. El control positivo utilizado fue Tritón X-100 al 2.5 %, las microplacas se

incubaron 24 h más, bajo las mismas condiciones. Posteriormente para determinar la citotoxicidad, se adicionaron a cada pozo 10 μL del reactivo Cell Titer-Blue (Promega, cat. G8080) y se incubaron por 2 h más y se determinó la absorbancia a 550 nm utilizando un lector de microplacas (Biotek, Modelo ELX800). Se estimó el porcentaje de viabilidad y la Concentración Inhibitoria 50 % (CI_{50}). Se realizaron tres ensayos independientes por triplicado.

Pruebas Fitoquímicas

Se realizaron las siguientes pruebas químicas para la identificación parcial de grupos funcionales: la prueba de Liebermann-Burchard para determinar triterpenos y compuestos esteroidales, la prueba de Salkowski para determinar esteroides y metilesteroides, la prueba de Shinoda para compuestos de tipo flavonoide, la prueba de Baljet para sesquiterpenlactonas, la prueba de Dragendorff con la modificación de Munier y Machelobuf para la determinación de alcaloides, la prueba de bromo en tetracloruro de carbono para insaturaciones, la prueba del permanganato de Potasio, para dobles enlaces, la prueba de 2,4- Dinitrofenilhidracina para grupo carbonilo, la prueba de Molisch para azúcares, la prueba de NaOH para determinar lactonas, la prueba de Börntrager para determinar naftaquinonas y antraquinonas, la prueba del cloruro férrico FeCl_3 para determinar oxihidrilos fenólicos, la prueba para la determinación de cumarinas y la prueba del bicarbonato de sodio para presencia de saponinas.¹⁸

Análisis Estadístico

El porcentaje de viabilidad para artemia fue transformado utilizando Arcosin O por el ensayo de normalidad (Kolmogorov-Smirnov), y la comparación fue realizada utilizando un análisis no paramétrico de varianza (si fue normal) o la prueba Kruskal-Wallis.¹⁹ Para el análisis estadístico fue utilizado el software SPSS, versión 10.0 (SPSS, Inc.)

Resultados y discusión

El proceso de extracción por maceración utilizado con las diferentes partes de la planta *H. amplexicaule* presentó rendimientos diferentes, donde, las hojas mostraron el mayor rendimiento con un 7.12 %, seguidos por las flores con un 5.13 %, el tallo con un 3.38 % y finalmente la raíz con un 3.28 %. Los extractos metanólicos de hojas, raíz, inflorescencias y tallos presentan actividad sobre *E. histolytica* HM1:IMSS con una CI_{50} de 114, 2, 36 y 8 $\mu\text{g/mL}$ respectivamente (Tabla 1). Estos resultados sobre *E. histolytica* son consistentes con los reportados de *Turnefortia densiflora*, la cual mostró actividad con una CI_{50} de 69.1 $\mu\text{g/mL}$;²⁰ así como los reportados con el extracto metanólico de *B. officinalis* (CI_{50} de 33 $\mu\text{g/mL}$),⁵ ambas plantas de la misma familia que *H. amplexicaule*.

La toxicidad de los extractos metanólicos sobre *A. salina* mostraron una $DL_{50} > 1,000 \mu\text{g/mL}$ (Tabla 1), de acuerdo al criterio utilizado,¹⁴ estos resultados nos indican que el extracto metanólico no tiene efecto tóxico en ninguna de las dosis probadas comparadas con el control positivo ($\text{K}_2\text{Cr}_2\text{O}_7$ al 5 %) ($P > 0.05$).

Tabla 1. Actividad amebicida de extractos metanólicos de *H. amplexicaule*

<i>H. amplexicaule</i>	CI_{50} <i>E. histolytica</i> ($\mu\text{g/mL}$)
Tallo	8 (± 0.004)
Hojas	114 (± 0.006)
Raíz	2 (± 0.008)
Flor	36 (± 0.003)
Metronidazol	0.0846 (± 0.002)

Concentración inhibitoria media (CI_{50}) sobre *E. histolytica* de los extractos metanólicos de hojas, raíz, flor y tallo de *H. amplexicaule*, metronidazol utilizado como control positivo. Los resultados son promedio \pm DE de tres experimentos independientes.

La citotoxicidad de los extractos sobre células Vero presentaron una CI_{50} de: 150, 175, 200 y 250 $\mu\text{g/mL}$ para flor, hoja, tallo y raíz, respectivamente. De estos resultados se destaca la especificidad del extracto metanólico de raíz ya que en este la CI_{50} para las células Vero es de 250 $\mu\text{g/mL}$ y la CI_{50} para *E. histolytica* es de 2 $\mu\text{g/mL}$, por lo que resulta 125 veces menor la dosis de la raíz para obtener la CI_{50} de *E. histolytica*, seguido por el extracto de tallo (Figura 1). Sin embargo se recomienda que el *H. amplexicaule* (heliotropo) sea consumido por periodos cortos debido a que contiene alcaloides del tipo pirrolizidínicos que pueden causar daño en hígado.^{21, 10} Ninguno de los extractos mostró actividad antimicrobiana a una concentración de 40 $\mu\text{g/mL}$ sobre los microorganismos probados, esto difiere con los reportados en *Cordia curasabica*, *Cordia allidora* y *Cordia gilleti* plantas de la misma familia^{22, 23, 24} en los cuales las CMIs obtenidas oscilan entre 62 y 1,000 $\mu\text{g/mL}$ para bacterias Gram positivas y negativas.

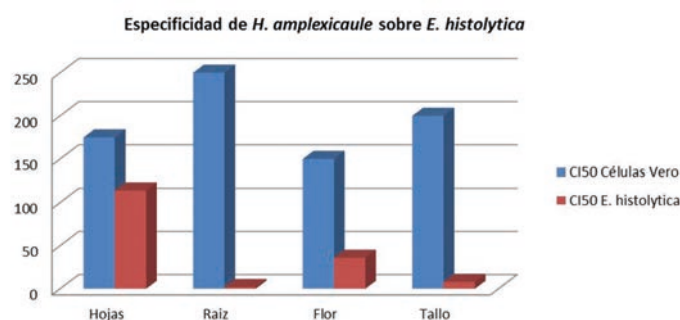


Figura 1. Actividad amebicida (CI_{50} μg) de los extractos metanólicos de hojas, raíz, flor y tallo de *H. amplexicaule* comparada con la citotoxicidad de los mismos sobre células vero.

Los resultados de las pruebas químicas realizadas a los extractos probados de *H. amplexicaule*, indicaron que contienen lactonas, fenoles, azúcares, terpenos, esteroides y alcaloides. El potencial terapéutico de las plantas de la familia Boraginaceae, ha sido demostrado y atribuido a compuestos fitoquímicos polares como compuestos fenólicos, quinonas y alcaloides,⁸ por lo que la actividad amebicida presentada por *H. amplexicaule* puede ser atribuida a la presencia de éstos compuestos.

Conclusiones

Los extractos metanólicos de *H. amplexicaule* poseen actividad amebicida relevante, mostrando selectividad de acuerdo a la toxicidad presentada sobre *A. salina* y la citotoxicidad sobre las células normales de mamífero utilizadas. Por lo que la planta mexicana *H. amplexicaule* tiene potencial para combatir infecciones gastrointestinales concentrándose los compuestos activos en la raíz.

Agradecimientos

Este trabajo es parte de la tesis doctoral de Catalina Leos Rivas con apoyo CONAYT No. 204599 y la Universidad Autónoma de Nuevo León (Proyecto PAICYT-CA1502-07).

Referencias

- Chellaiyah M, Muniappan A, Nagappan R, Savarimuthu I. Medicinal plants used by traditional healers in Kancheepuram District of Tamil Nadu, India. J Ethnobiol Ethnomed. 2006; 2:43.
- Calzada F, Yépez-Mulia L, Aguilar A. In vitro susceptibility of Entamoeba histolytica and Giardia lamblia to plants used in Mexican traditional medicine for the treatment of gastrointestinal disorders. J Ethnopharmacol. 2006; 108:367–370.
- da Silva S, Agra M, Tavares J, da-Cunha E, Barbosa-Filho J, da Silva M. Flavones from aerial parts of Cordia globosa (Jacq.) Kunth, Boraginaceae. Brazilian. J Pharmacognosy. 2010; 20(5):682–685.
- Dodson C, Stermitz F. Pyrrolizidine Alkaloids from Borage (Borago officinalis) Seeds and Flowers. J Nat Prod. 1986; 49(4):727–728.
- Mansour R, Saleh N. The Flavonoids of Alkanna orientalis. J Nat Prod. 1986; 49 (2):356–356.
- Perianayagam J, Sharma S, Pillai K, Pandurangan A, Kesavan D. Evaluation of antimicrobial activity of ethanol extract and compounds isolated from Trichodesma indicum (Linn.) R. Br. root. J Ethnopharmacol. 2012; 142(1):283–286.

7. Calderón A, Simithy-Williams J, Gupta M. Antimalarial natural products drug discovery in Panama. *Pharm Biol.* 2012; 50(1):61-71.
8. Villarroel L, Torres R, Urzúa A, Reina M, Cabrera R, González-Coloma A. *Heliotropium huascoense* resin exudate: chemical constituents and defensive properties. *J Nat Prod.* 2001; 64(9):1123-1126.
9. Monti C, Novoa M, Vizcaíno C. Anatomía y Etnobotánica de Dos Especies de Boraginaceae de la Provincia Pampeana (Argentina) Usadas en Medicina Popular. *Lat Am J Pharm.* 2003; 22(3):197-201
10. Dellow J, Bourke C, McCaffery. Blue heliotrope. *Primefact.* 2008; 653:1-5.
11. Koneman W, Allen S, Dowell V, Sommers M. *Diagnostico Microbiológico.* 1a edición. Ed. Médica Panamericana. 1989. p. 380-402.
12. Rivas Morales C, Salinas Carmona M, Galán Wong L, Medrano Roldán H. Operación unitaria para la propagación de *Nocardia brasiliensis* HUJEG-1 para la producción de proteasas con potencial biotecnológico Título de la Patente: No 252592 MPI MX/07/11/2007.
13. Meyer B, Ferrigni N, Putnam J. Brine shrimp: a convenient general bioassay for active plant constituents. *Planta Med.* 1982; 45(5):31-34.
14. Déciga-Campos M, Rivero-Cruz I, Arriaga-Alba M. Acute toxicity and mutagenic activity of Mexican plants used in traditional medicine. *J Ethnopharmacol.* 2007; 110(2):334-342.
15. Leos Rivas C, Verde Star M J, Osuna Torres L T, Oranday Cárdenas A, Rivas Morales C, Barrón González M P, Morales Vallarta M R, Cruz Vega D E. In vitro amoebicidal activity of Borage (*Borago officinalis*) extracto on *Entamoeba histolytica*. *J Med Food.* 2011; 14(7-8):866-869.
16. Diamond L. *Entamoeba histolytica* Schaudin 1903: from xenic to axenic cultivation. *J Protozool.* 1986; 33:1-5.
17. Finney D. *Probit Analysis.* 3rd ed. Cambridge, United Kingdom, Cambridge University Press. 1971.
18. Domínguez X. A. *Métodos de Investigación Fitoquímica.* 1ª Edición. LIMUSA. México, D.F. 1973
19. Zar J. *Biostatistical Analysis.* 3rd ed. Upper Saddle River, New Jersey, Prentice Hall. 1996. p. 180-185, 282-283.
20. Tapia-Pérez M, Tapia-Contreras A, Cedillo-Rivera R, Osuna L, Meckes M. Screening of Mexican medicinal plants for antiprotozoal activity—part II. *Pharm Biol.* 2003; 41(3):180-183.
21. McGuffin M, Hobbs C, Upton R, Goldberg A. *American Herbal Products Association's Botanical Safety Handbook.* Boca Raton, Florida, CRC Press. 1997.
22. Okusa P, Penge O, Devleeschouwer M, Duez P. Direct and indirect antimicrobial effects and antioxidant activity of *Cordia gillettii* De Wild (Boraginaceae). *J Ethnopharmacol.* 2007; 112(3):476-481.
23. Hernández T, Canales M, Terán B, Ávila O, Duran A, García A, Hernández H, Ángeles-López O, Fernández-Araiza M, Ávila G. Antimicrobial activity of the essential oil and extracts of *Cordia curassavica* (Boraginaceae). *J Ethnopharmacol.* 2007; 111(1):137-141.
24. Kloucek P, Svobodova B, Polesny Z, Langrova I, Smrcek S, Kokoska L. Antimicrobial activity of some medicinal barks used in Peruvian Amazon. *J Ethnopharmacol.* 2007; 111(2):427-429.