

Pastos y Forrajes ISSN: 0864-0394 ISSN: 2078-8452 tania@ihatuey.cu Estación Experimental de Pastos y Forrajes "Indio Hatuey" Cuba

Caracterización fitoquímica y actividad antioxidante total de diferentes extractos de Tithonia diversifolia (Hemsl) A. Gray

González-Sierra, Liliet; Díaz-Solares, Maykelis; Castro-Cabrera, Inelvis; Fonte-Carballo, Leydi; Lugo-Morales, Yudit; Altunaga-Pérez, Nancy

Caracterización fitoquímica y actividad antioxidante total de diferentes extractos de Tithonia diversifolia (Hemsl) A. Gray #

Pastos y Forrajes, vol. 42, núm. 3, 2019

Estación Experimental de Pastos y Forrajes "Indio Hatuey", Cuba

Disponible en: http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=269161718010



Caracterización fitoquímica y actividad antioxidante total de diferentes extractos de Tithonia diversifolia (Hemsl) A. Gray

Pytochemical characterization and total antioxidant activity of different extracts from Tithonia diversifolia (Hemsl) A. Gray #

Redalyc: http://www.redalyc.org/articulo.oa? id=269161718010

Liliet González-Sierra Universidad de Matanzas, Cuba liliet.gonzalez@ihatuey.cu

http://orcid.org/0000-0001-6066-232X

Maykelis Díaz-Solares Universidad de Matanzas, Cuba

Inelvis Castro-Cabrera Universidad de Matanzas, Cuba

Leydi Fonte-Carballo Universidad de Matanzas, Cuba

Yudit Lugo-Morales Universidad de Matanzas, Cuba

Nancy Altunaga-Pérez Universidad de Matanzas, Cuba

> Recepción: 07 Julio 2019 Aprobación: 01 Agosto 2019

RESUMEN:

Con el objetivo de caracterizar, cualitativa y cuantitativamente, los principales metabolitos presentes en los extractos de hojas, tallos y raíces de Tithonia diversifolia (Hemsl) A. Gray y determinar la capacidad antioxidante total de las diferentes partes de la planta, se colectó al azar el material vegetal en la finca de un productor de la provincia de Matanzas, Cuba. Las muestras de hojas, tallos y raíces se secaron, pulverizaron y se extrajeron con etanol comercial mediante maceración. Posteriormente, el solvente se retiró mediante un rotoevaporador sobre vacío. Serealizó el tamizaje fitoquímico de los diferentes extractos para la determinación cualitativa de fenoles totales, flavonoides, saponinas, cumarina, taninos, quinonas y terpenoides. Se determinaron las concentraciones de fenoles totales, flavonoides y saponinas de los tres extractos con la utilización de un patrón ácido gálico, quercetina y panax ginseng 10 %, respectivamente. Se midió la actividad antioxidante total por el método del fosfomolibdato. La cuantificación se efectuó por triplicado en microplacas de 96 pocillos. Se utilizó en el análisis de los datos a través de estadística descriptiva con el paquete SPSS*, Versión 15. Los resultados mostraron presencia de fenoles, flavonoides, saponinas, cumarinas, quinonas y terpenoides en extractos etanólicos de raíces, tallos y hojas de T. diversifolia. La actividad antioxidante demostró que la raíz fue el órgano que tuvo mayor capacidad antioxidante, con 1,10 mg de ácido ascórbico/mg de extracto. Le siguieron las hojas (1,08) y por último, el tallo (0,50). La determinación cualitativa y cuantitativa de los metabolitos secundarios mostró la presencia de fenoles, flavonoides, cumarinas, quinonas y terpenoides en extractos etanólicos de las raíces, tallos y hojas de T. diversifolia.

PALABRAS CLAVE: hojas, metabolitos, raíces, tallo.

ABSTRACT:

In order to characterize, qualitatively and quantitatively, the main metabolites present in leaf, stem and root extracts from Tithonia diversifolia (Hemsl) A. Gray and determine the total antioxidant capacity of the different plant parts, the plant material was randomly collected in a farm belonging to a farmer of Matanzas province, Cuba. The leaf, stem and root samples were dried, pulverized and extracted with commercial ethanol by maceration. Afterwards, the solvent was removed through a vacuum rotary evaporator. The phytochemical sieving of the different extracts was carried out for the qualitative determination of total phenols, flavonoids, saponins, coumarin, tannins, quinones and terpenoids. The concentrations of total phenols, flavonoids and saponins



of the three extracts were determined using a gallic acid pattern, quercetin and 10 % panax ginseng, respectively. The total antioxidant activity was measured through the phosphomolybdate method. The quantification was carried out in triplicate in 96-well microplates. The data were analyzed through descriptive statistics with the package SPSS*, Version 15. The results showed presence of phenols, flavonoids, saponins, coumarins, quinones and terpenoids in ethanol extracts of T. diversifolia roots, stems and leaves. The antioxidant activity showed that the root was the organ with higher antioxidant capacity, with 1,10 mg of ascorbic acid/mg of extract. It was followed by the leaves (1,08) and finally, the stem (0,50). The qualitative and quantitative determination of secondary metabolites showed the presence of phenols, flavonoids, coumarins, quinones and terpenoids in ethanol extracts of T. diversifolia roots, stems and leaves.

KEYWORDS: leaves, metabolites, roots, stem.

Introducción

Tithonia diversifolia (Hemsl) A. Gray es una planta forrajera, proteica, no leguminosa, perteneciente a la familia Asteraceae. Con su utilización en la alimentación animal, se obtienen numerosos beneficios por su valor nutricional y diversidad en su composición química (Mabou-Tagne et al., 2018). Según informes de Galindo et al. (2017), su uso en la dieta animal hace posible la reducción de metanógenos y tiene efectos benéficos en la ecología microbiana ruminal. Lezcano-Más et al. (2016) plantearon que contribuye a la disminución de la carga parasitaria en bovinos jóvenes.

Esta planta originaria de Centroamérica ha sido objeto de estudio en la medicina natural y tradicional por sus múltiples propiedades, derivadas de su metabolismo secundario. Se ha descrito recientemente su aplicabilidad como antimicrobiano y antiinflamatorio (Sousa et al., 2019) para combatir la malaria (Afolayan et al., 2016), la diabetes (Sari et al., 2018) y el cáncer (Di Giacomo et al., 2015). Además, se ha empleado como abono verde por su rápido crecimiento, alta capacidad de fijar nitrógeno y acumulación de fósforo, con efecto positivo en suelos pobres (Scrase et al., 2019). También constituye una alternativa para el control de insectos, ya que ha mostrado actividad insecticida contra hormigas cortadoras de hojas (Pantoja-Pulido et al., 2017).

Esta investigación tuvo como objetivo caracterizar, cualitativa y cuantitativamente, los principales metabolitos presentes en los extractos de hojas, tallos y raíces de T. diversifolia, así como determinar la capacidad antioxidante total de las diferentes partes de la planta.

Materiales y Métodos

Obtención del material vegetal. Las hojas, los tallos tiernos y las raíces de T. diversifolia se recolectaron en la finca de un productor, ubicada en los 22°49'50,0"N y 81°01'05,3"W, en la provincia de Matanzas, Cuba.

Preparación de los extractos. Las muestras se lavaron y secaron en estufa a 50°C, durante 24 h para las hojas y por 72 h para los tallos y las raíces (López et al., 2006). El material vegetal, seco y molido, se sometió a maceración pasiva con etanol durante 24 h (tres veces). Posteriormente, se filtraron al vacío y el solvente se retiró mediante un rotoevaporador (López et al., 2006). Los ensayos se realizaron con extractos etanólicos de hojas, tallos y raíces de T. diversifolia, en el laboratorio de Biotecnología de la Estación Experimental de Pastos y Forrajes Indio Hatuey, en Matanzas, Cuba.

Tamizaje fitoquímico de metabolitos secundarios mediante métodos colorimétricos

Fenoles totales y/o taninos. Se realizó mediante el método del cloruro férrico. Los extractos se evaluaron a una concentración de 10 mg/mL para los tallos y las raíces, mientras que en las hojas de 2 mg/mL (Chhabra et al., 1984).

Flavonoides. Se utilizó el ensayo de Shinoda y los extractos se evaluaron a una concentración de 10 mg/mL para los tallos y las raíces, y de 2 mg/mL para las hojas (Bonilla-Rios et al., 2014).



Saponinas. La identificación de saponinas se realizó mediante el método de la espuma. Los extractos se prepararon a razón de 10 mg/mL (Robles-García et al., 2016).

Cumarinas. Para la determinación cualitativa de cumarina, se utilizó la prueba del hidróxido de sodio. Los extractos se dispusieron a 10 mg/mL (Vázquez y García-Vieyra, 2017).

Quinonas. La determinación colorimétrica de quinonas se realizó a partir de 500 µL de los extractos, a una concentración de 10 mg/mL. Se les agregó 500 µL de H2SO4 (Vázquez y García-Vieyra, 2017).

Terpenoides. La identificación de terpenoides se realizó a partir de 500 µL de los extractos a una concentración de 10 mg/mL, según la metodología de Vázquez y García-Vieyra (2017).

Determinación cuantitativa de los principales grupos de metabolitos secundarios

Fenoles totales. La determinación cuantitativa de fenoles totales se realizó mediante el método de Folin-Ciocalteu, según lo planteado por Ocampo et al. (2014) con algunas modificaciones. Los resultados se expresaron en mg de ácido ascórbico/mg de extracto.

Flavonoides. El estudio cuantitativo de flavonoides se realizó mediante el método del cloruro de aluminio, según precisiones citadas por Chekol y Desta (2018), algunas modificadas. Los resultados se expresaron como mg de quercetina/mg de extracto.

Saponinas. La cuantificación de saponinas se realizó según el método descrito por Guzmán et al. (2013), con algunas reformas. Los resultados se expresaron como mg de Panax Ginseng 10 %/ mg de extracto.

Todos los extractos se trabajaron a una concentración de 1mg/mL

Actividad antioxidante total. Se aplicó el método de captura del radical fosfomolibdato. Según la metodología de Umamaheswari y Chatterjee (2008), se realizó el ensayo basado en la reducción de Mo (VI)-Mo (V) por los extractos. Cada muestra se evaluó por triplicado en tres repeticiones en el tiempo. Los resultados se expresaron como mg de ácido ascórbico/mg de extracto. Todos los extractos se trabajaron a 10 mg/mL.

Análisis estadístico. Las variables contenido de fenoles, flavonoides, saponinas y actividad antioxidante total se analizaron a través de estadística descriptiva con el paquete estadístico SPSS*, Versión 15.

RESULTADOS Y DISCUSIÓN

En la tabla 1 se muestran los resultados del tamizaje cualitativo de los extractos etanólicos de hojas, tallos y raíces de T. diversifolia, a partir de pruebas colorimétricas para los fenoles y/o taninos, flavonoides, saponinas, cumarina, quinonas y terpenoides.



Tabla 1. Tamizaje fitoquímico cualitativo de los extractos etanólicos de T. diversifolia a partir de pruebas colorimétricas.

35-4-1-174-	Extracto		
Metabolito	Hojas	Tallos	Raíces
Fenoles	+	+	+
Flavonoides	+	+	+
Saponinas	+	-	+
Taninos	+	+	+
Cumarinas	+	+	+
Quinonas	+	+	+
Terpenoides	-	+	+

(+) presencia, (-) ausencia

Los ensayos colorimétricos permitieron identificar los metabolitos secundarios presentes en los extractos de T. diversifolia (tabla 1). El extracto de las raíces mostró la presencia de todos los metabolitos. Sin embargo, en el extracto de las hojas hubo ausencia de terpenoides, y para el de los tallos, de saponinas. Aunque no se hayan encontrado estos metabolitos, no significa que no estén presentes. Quizá se puedan detectar con mayores concentraciones del extracto o mediante otro tipo de método analítico cuantitativo, como la cromatografía líquida de alta resolución (HPLC) o el ELISA.

Cada solvente tiene diferentes capacidades de extracción y espectro de solubilidad, por lo que las cantidades de fitocompuestos presentes en uno u otro extracto dependerá de su afinidad con el solvente de extracción utilizado (Soto-García y Rosales-Castro, 2016). La intensidad del color en la reacción dejó ver que las raíces son el órgano con mayor cantidad de fitocompuestos, seguido de las hojas y los tallos. Debido a la interferencia del color, tratándose de un método cualitativo, y no con las mismas concentraciones, solo se determinó la presencia o la ausencia del metabolito en cuestión.

En otras especies de la familia, como Tithonia tubaeformis (Jacq.) Cass, se han realizado tamizajes fitoquímicos en extractos metanol-agua y se informa la presencia de alcaloides, esteroides, taninos y cumarinas (Hinojosa-Dávalos et al., 2013), con ausencia de saponinas. Sin embargo, Olayinka et al. (2015) refieren la presencia de todos los metabolitos en T. diversifolia, que han sido mencionados también en el presente estudio.

La cuantificación de los principales metabolitos secundarios se muestra en la tabla 2. Los extractos tuvieron altos contenidos de fenoles y flavonoides, mientras que las saponinas se presentaron en menor cuantía. En correspondencia con los ensayos colorimétricos, los extractos de las raíces mostraron las mayores concentraciones de metabolitos. Le siguieron las hojas y, por último, los tallos.



Extractos etanólicos de <i>T. diversifolia</i>	Fenoles totales, mg de ácido gálico/mg de extracto	Flavonoides, mg de quercetina /mg de extracto	Saponinas, mg de Panax Ginseng 10 %/mg de extracto
Hojas	50,4 ± 0,73	25,6 ± 0,50	1,8 ± 0,03
Tallos tiernos	33,2 ± 0,55	11,6 ± 0,53	0,6 <u>+</u> 0,03
Raíces	50,9 <u>+</u> 0,86	38,2 ± 0,31	$2,3 \pm 0,10$

Tabla 2. Cuantificación de metabolitos secundarios en extractos de T. diversifolia.

Umar et al. (2015) realizaron un estudio fitoquímico de las hojas, los tallos y las raíces en extractos etanólicos y acuosos de T. diversifolia. Estos autores plantearon que los metabolitos secundarios eran significativamente altos en las hojas, seguidos de la raíz y el tallo, a excepción de la concentración de fenoles donde los valores más elevados correspondieron a la raíz. Esto concuerda con los resultados de este estudio, pues las raíces presentaron mayor contenido de metabolitos, le siguieron las hojas y, por último, el tallo. Según indicó Arguayo (2002), existe gran variación en cuanto a la concentración de metabolitos secundarios en las diferentes partes de las plantas, pues no presentan un patrón de máxima producción ni órganos especiales de almacenaje. Además, la síntesis de estos compuestos del metabolismo secundario depende, en gran medida, del estado fenológico de la planta, la época del año, las características del suelo, la región del país donde se establece y las condiciones ambientales, entre otras cuestiones (Sampaio y Da Costa, 2018).

T. diversifolia ha mostrado variabilidad en cuanto a la presencia de metabolitos secundarios, según informes de varios autores (Rivera et al., 2018). De ahí las diferencias en los resultados y la versatilidad de la planta para su adaptación a diferentes ambientes.

El estudio del metabolismo secundario en las plantas influye en diferentes actividades biológicas que pueden traer beneficios para la salud animal y humana. Por ello, una vez realizado el tamizaje fitoquímico se procedió a medir el porcentaje de capacidad antioxidante, lo que está determinado por muchos de estos metabolitos antes mencionados.

En la figura 1 se muestra la actividad antioxidante total de los extractos etanólicos de hojas, tallos tiernos y raíces de T. diversifolia. Como se puede observar, el extracto de las raíces presentó la mayor capacidad antioxidante. Le siguió el extracto de las hojas, mientras que el de los tallos tiernos mostró menor actividad. Estos resultados están en correspondencia con el contenido de metabolitos secundarios de los extractos, lo que demostró que la actividad antioxidante evidenciada en este estudio se puede asociar al contenido de fenoles y flavonoides, lo que se explica por las propiedades redox de los compuestos fenólicos.



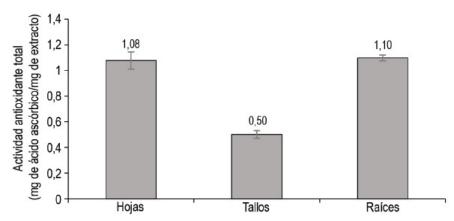


Figura 1. Actividad antioxidante total de los extractos etanólicos de las hojas, tallos tiernos y raíces de T. diversifolia.

La actividad antioxidante de los fenoles y flavonoides, de manera general, está dada por su capacidad secuestradora de radicales libres, quelante de hierro, así como por la inhibición de enzimas oxidasas. Estos metabolitos son capaces de evitar o atenuar el estrés oxidativo, debido a las especies reactivas del oxígeno (ERO), lo que previene la oxidación de importantes biomoléculas (proteínas, ácidos nucleicos, lípidos y azúcares). Lo anterior está asociado a la aparición de determinadas enfermedades (cáncer, Alzheimer, envejecimiento, cataratas, diabetes, hipertensión, enfermedades cardiovasculares, entre otras), que tienen cada vez más impacto y alcance en la sociedad (Działo et al., 2016).

La capacidad antioxidante de un extracto de planta se precisa con mayor exactitud mediante la utilización de varios métodos analíticos, pues existe gran variación en los mecanismos que un compuesto o mezcla antioxidante puede ejercer in vivo. Todo ello dependerá, en gran medida, de la biodisponibilidad de la mezcla de compuestos presentes y de sus interacciones sinérgicas para producir una respuesta antioxidante a nivel celular (López-Alarcón y Denicola, 2013).

Según informes de Betancur y Mosquera (2017), las especies de la familia Asteraceae se destacaron por presentar altos valores de actividad antioxidante ante el radical DPPH. También Pantoja-Pulido et al. (2017) plantearon que T. diversifolia mostró buena actividad antioxidante, cuando se probó en DPPH. y en ensayos de reducción férrica.

Conclusiones

La determinación cualitativa y cuantitativa de los metabolitos secundarios mostró la presencia de fenoles, flavonoides, cumarinas, quinonas y terpenoides en extractos etanólicos de las raíces, tallos y hojas de T. diversifolia.

Los extractos de las raíces y hojas de T. diversifolia presentaron las mayores concentraciones de fenoles y flavonoides.

Las raíces constituyen el órgano con mayor actividad antioxidante, seguido de las hojas y, por último, del tallo.

T. diversifolia es una fuente importante de diversidad, debido a la variedad de compuestos bioactivos que es capaz de sintetizar.



AGRADECIMIENTOS

Se agradece al Fondo Financiero de Ciencia e Innovación (FONCI) por el financiamiento para el desarrollo de esta investigación mediante el proyecto Tecnología sostenible para la producción bovina de leche en fincas ganaderas.

REFERENCIAS

- Afolayan, F. I. D.; Adegbolagun, O. M.; Irungu, B.; Kangethe, L.; Orwa, J. & Anumudu, C. I. Antimalarial actions of Lawsonia inermis, Tithonia diversifolia and Chromolaena odorata in combination. J. Ethnopharmacol. 191:188-194, 2016. DOI: http://doi.org/10.1016/j.jep.2016.06.045.
- Arguayo, G. S. Insecticidas vegetales. Chillán, Chile: Facultad de Agronomía, Universidad de Concepción, 2002.
- Betancur, Yeimy L. & Mosquera, O. M. Cuantificación de tioles libres y superóxido dismutasa (SOD) en extractos metanólicos de plantas de las familias Asteraceae, Euphorbiaceae y Piperaceae. Bistua. 13 (2):117-122, 2017. DOI: https://doi.org/10.18359/rfcb.2748.
- Bonilla-Rios, N. C.; Varón, F. A. & Garzón, L. P. Extracción de pigmentos colorantes tipo flavonoides, flor del pomo (Syzygium jambos), zona verde del IEAR. Florencia Caquetá. Amazonia Investiga. 3 (5):34-42, 2014.
- Chekol, Y. A. & Desta, Z. Y. Determination of antioxidant and antimicrobial activities of leaf extracts of Otostegia integrifolia. Chem. Cent. J. 12 (1):63, 2018. DOI: https://doi.org/10.1186/s13065-018-0433-2.
- Chhabra, S. C.; Uliso, F. C. & Mshiu, E. N. Phytochemical screening of Tanzanian medical plants. J. Etnopharmacol. 11 (2):157-159, 1984. DOI: http://doi.org/10.1016/0378-8741(84)90037-0.
- Di Giacomo, C.; Vanella, L.; Sorrenti, V.; Santangelo, R.; Barbagallo, I.; Calabrese, G. et al. Effects of Tithonia diversifolia (Hemsl.) A. Gray extract on adipocyte differentiation of human mesenchymal stem cells. PLoS ONE. 10 (4):e0122320, 2015. DOI: https://doi.org/10.1371/journal.pone.0122320.
- Działo, M.; Mierziak, J.; Korzun, U.; Preisner, M.; Szopa, J. & Kulma, A. The potential of plant phenolics in prevention and therapy of skin disorders. Int. J. Mol. Sci. 17 (2):160, 2016. DOI: https://doi.org/10.3390/ijms17020160.
- Galindo, Juana; González, Niurca; Scull, Idania; Marrero, Yoandra; Moreira, O. & Ruiz, T. E. Tithonia diversifolia (Hemsl.) A. Gray and its effect on the rumen population and microbial ecology. En: Mulberry, moringa and tithonia in animal feeds and others. Results in Latin American and its Caribbean. San José de las Lajas, Cuba: FAO, ICA, EDICA. p. 251-256, 2017.
- Guzmán, Bianca L.; Cruz, Dora; Alvarado, J. A. & Mollinedo, Patricia. Cuantificación de saponinas en muestras de cañihua Chenopodium pallidicaule aellen. Rev. Bol. Quím. 30 (2):131-136, 2013.
- Hinojosa-Dávalos, J.; Gutiérrez-Lomelí, M.; Siller-López, F.; Rodríguez-Sahagún, Araceli; Morales-del-Río, J. A.; Guerrero-Medina, P. J. et al. Screening fitoquímico y capacidad antiinflamatoria de hojas de Tithonia tubaeformis. Biotecnia. 15 (2):53-60, 2013.
- Lezcano-Más, Yohanka; Soca-Pérez, Mildrey; Roque-López, E.; Ojeda-García, F.; Machado-Castro, R. & Fontes-Marrero, Dayamí. Forraje de Tithonia diversifolia para el control de estrongílidos gastrointestinales en bovinos jóvenes. Pastos y Forrajes. 39 (2):133-138, 2016.
- López-Alarcón, C. & Denicola, Ana. Evaluating the antioxidant capacity of natural products. A review on chemical and cellular-based assays. Anal. Chim. Acta. 763:1-10, 2013. DOI: https://doi.org/10.1016/j.aca.2012.11.051.
- López, Angélica; Vélez, Mónica; Sánchez, M. S.; Bonilla, Carmen R. & Gallo, P. I. Evaluación de extractos vegetales para manejo de hongos patógenos en banano y fresa almacenados. Acta Agron. 55 (4):39-44, 2006. DOI: https://doi.org/10.15446/acag.
- Mabou-Tagne, A.; Marino, F. & Cosentino, M. Tithonia diversifolia (Hemsl.) A. Gray as a medicinal plant. A comprehensive review of its ethnopharmacology, phytochemistry, pharmacotoxicology and clinical relevance. J. Ethnopharmacol. 220:94-116, 2018. DOI: https://doi.org/10.1016/j.jep.2018.03.025.



- Ocampo, Diana M.; Valverde, Claudia L.; Colmenares, Ana J. & Isaza, J. H. Fenoles totales y actividad antioxidante en hojas de dos especies colombianas del género Meriania (Melastomataceae). Rev. colomb. Quím. 43 (2):41-46, 2014. DOI: http://dx.doi.org/10.15446/rev.colomb.quim.v43n2.53124.
- Olayinka, B. U.; Raiyemo, D. A. & Obukohwo, E. Phytochemical and proximate composition of Tithonia diversifolia (Hemsl.) A. Gray. Ann. Food Sci. Technol. 16 (1):195-200, 2015.
- Pantoja-Pulido, K. D.; Colmenares-Dulcey, A. J. & Izaza-Martínez, J. H. New caffeic acid derivative from Tithonia diversifolia (Hemsl.) A. Gray butanolic extract and its antioxidant activity. Food Chem. Toxicol. 109 (Pt 2):1079-1085, 2017. DOI: https://doi.org/10.1016/j.fct.2017.03.059.
- Rivera, J. E.; Chará, J.; Gómez-Leyva, J. F.; Ruíz, T. & Barahona, R. Variabilidad fenotípica y composición fitoquímica de Tithonia diversifolia A. Gray para la producción animal sostenible. LRRD. 30 (12). http://www.lrrd.org/lrrd30/12/rive30200.html, 2018.
- Robles-García, M. A.; Aguilar-Antonio, J.; Gutiérrez-Lomelí, M.; Rodríguez-Félix, F.; Morales-Del-Río, J. A.; Guerrero-Medina, P. J. et al. Identificación cualitativa de metabolitos secundarios y determinación de la citotoxicidad de extractos de Tempisque (Sideroxylum capiri pittier). Biotecnia. 18 (3):3-8, 2016.
- Sampaio, B. L. & Da Costa, F. B. Influence of abiotic environmental factors on the main constituents of the volatile oils of Tithonia diversifolia. Rev. Bras. Farmacogn. 28 (2):135-144, 2018. DOI: http://dx.doi.org/10.1016/j.bjp.2018.02.005.
- Sari, A. R.; Saraswati, T. R. & Yuniwarti, E. Y. W. Antihyperglycemic activity of aqueous extract of insulin leaves (Tithonia diversifolia) on hyperglycemic rats (Rattus norvegicus). Biosaintifika. 10 (3), 2018. DOI: http://dx.doi.org/10.15294/biosaintifika.v10i3.15845.
- Scrase, F. M.; Sinclair, F. L.; Farrar, J. F.; Pavinato, P. S. & Jones, D. L. Mycorrhizas improve the absorption of non-available phosphorus by the green manure Tithonia diversifolia in poor soils. Rhizosphere. 9:27-33, 2019. DOI: https://doi.org/10.1016/j.rhisph.2018.11.001.
- Soto-García, Marcela & Rosales-Castro, Martha. Efecto del solvente y de la relación masa/solvente, sobre la extracción de compuestos fenólicos y la capacidad antioxidante de extractos de corteza de Pinus durangensis y Quercus sideroxyla. Maderas, Cienc. tecnol. 18 (4):701-714, 2016. DOI: http://dx.doi.org/10.4067/S0718-221X2016005000061.
- Sousa, Ingrid P.; Chagas-Paula, Daniela A.; Tiossi, Renata F. J.; Silva, Eliane de D. O.; Abreu-Miranda, Maritza; Oliveira, Rejane B. de et al. Essential oils from Tithonia diversifolia display potent anti-oedematogenic effects and inhibit acid production by cariogenic bacteria. J. Essent. Oil Res. 31 (1):43-52, 2019. DOI: https://doi.org/10.1080/10412905.2018.1500315.
- Umamaheswari, M. & Chatterjee, T. K. In vitro antioxidant activities of the fractions of Coccinia grandis L. leaf extract. Afr. J. Tradit. Complement. Altern. Med. 5 (1):61-73, 2008.
- Vázquez, J. F. & García-Vieyra, María I. Perfil fitoquímico y actividad antioxidante de extractos de pitahaya Hylocereus undatus. Jóvenes en la ciencia. 2 (1):29-33, 2017.

Notas

- # Trabajo presentado en la V Convención Internacional Agrodesarrollo 2019 celebrada del 22 al 26 de octubre del 2019. Centro de Convenciones Plaza América. Varadero, Cuba.
- # Paper presented in the 5th International Convention Agrodesarrollo 2019 celebrated on October 22-26, 2019. Plaza America Convention Center. Varadero, Cuba.

