



Revista de Biología Tropical

ISSN: 0034-7744

rbt@cariari.ucr.ac.cr

Universidad de Costa Rica

Costa Rica

Arias-Trinidad, Alfredo; Rivera-Cruz, María del Carmen; Roldán-Garrigós, Antonio;
Aceves-Navarro, Lorenzo Armando; Quintero-Lizaola, Roberto; Hernández-Guzmán,
Javier

Uso de *Leersia hexandra* (Poaceae) en la fitorremediación de suelos contaminados con
petróleo fresco e intemperizado

Revista de Biología Tropical, vol. 65, núm. 1, 2017, pp. 21-30

Universidad de Costa Rica

San Pedro de Montes de Oca, Costa Rica

Disponible en: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=44950154003>

- Cómo citar el artículo
- Número completo
- Más información del artículo
- Página de la revista en redalyc.org

redalyc.org

Sistema de Información Científica

Red de Revistas Científicas de América Latina, el Caribe, España y Portugal

Proyecto académico sin fines de lucro, desarrollado bajo la iniciativa de acceso abierto

Uso de *Leersia hexandra* (Poaceae) en la fitorremediación de suelos contaminados con petróleo fresco e intemperizado

Alfredo Arias-Trinidad^{1*}, María del Carmen Rivera-Cruz¹, Antonio Roldán-Garrigós², Lorenzo Armando Aceves-Navarro¹, Roberto Quintero-Lizaola³ & Javier Hernández-Guzmán⁴

1. Colegio de Postgraduados, Campus Tabasco, Laboratorio de Microbiología, 86 500 H. Cárdenas, Tabasco, México; alfredo.arias8@yahoo.com.mx, mariari@colpos.mx, laceves@colpos.mx
2. Consejo Superior de Investigaciones Científicas (CEBAS-CSIC), Campus Universitario de Espinardo, 30 100 Murcia, España; aroldan@cebas.csic.es
3. Colegio de Postgraduados, Campus Montecillo, Montecillo, 56 230 Texcoco, Estado de México, México; roquintero@colpos.mx
4. Universidad Juárez Autónoma de Tabasco, Ciencias Biológicas, 86 150 Villahermosa, Tabasco, México; jhernandez-guzman@hotmail.com

Recibido 02-II-2016. Corregido 21-VII-2016. Aceptado 18-VIII-2016.

Abstract: Use of *Leersia hexandra* (Poaceae) for soil phytoremediation in soils contaminated with fresh and weathered oil. The oil industry has generated chronic oil spills and their accumulation in wetlands of the state of Tabasco, in Southeastern Mexico. Waterlogging is a factor that limits the use of remediation technologies because of its high cost and low levels of oil degradation. However, *Leersia hexandra* is a grass that grows in these contaminated areas with weathered oil. The aim of the study was to evaluate the bacteria density, plant biomass production and phytoremediation of *L. hexandra* in contaminated soil. For this, two experiments in plastic tunnel were performed with fresh (E1) and weathered petroleum (E2) under waterlogging experimental conditions. The E1 was based on eight doses: 6 000, 10 000, 30 000, 60 000, 90 000, 120 000, 150 000 and 180 000 mg.kg⁻¹ dry basis (d. b.) of total petroleum hydrocarbons fresh (TPH-F), and the E2, that evaluated five doses: 14 173, 28 400, 50 598, 75 492 and 112 142 mg.kg⁻¹ d. b. of total petroleum hydrocarbons weathered (TPH-W); a control treatment with 2 607 mg.kg⁻¹ d. b. was used. Each experiment, with eight replicates per treatment, evaluated after three and six months: a) microbial density of total free-living nitrogen-fixing bacteria (NFB) of *Azospirillum* (AZP) and *Azotobacter* group (AZT), for viable count in serial plate; b) dry matter production (DMP), quantified gravimetrically as dry weight of *L. hexandra*; and c) the decontamination percentage of hydrocarbons (PDH) by Soxhlet extraction. In soil with TPH-F, the NFB, AZP y AZT populations were stimulated five times more than the control both at the three and six months; however, concentrations of 150 000 and 180 000 mg.kg⁻¹ d. b. inhibited the bacterial density between 70 and 89 %. Likewise, in soil with TPH-W, the NFB, AZP and AZT inhibitions were 90 %, with the exception of the 14 173 mg.kg⁻¹ d. b. treatment, which stimulated the NFB and AZT in 2 and 0.10 times more than the control, respectively. The DMP was continued at the six months in the experiments, with values of 63 and 89 g in fresh and weathered petroleum, respectively; had no significant differences with the control ($p \leq 0.05$). The PDH reached values of 66 to 87 % both TPH-F and TPH-W at six months, respectively. These results demonstrated the ability the *L. hexandra* rhizosphere to stimulate the high NFB density, vegetal biomass production and phytoremediation of contaminated soils (with fresh and weathered petroleum), in a tropical waterlogging environment. Rev. Biol. Trop. 65 (1): 21-30. Epub 2017 March 01.

Key words: *Azotobacter*, *Azospirillum*, tropical grass, weathered petroleum, phytoremediation.

En México, la región sur comprende los estados de Tabasco, Campeche, Chiapas, Yucatán y Quintana Roo, así como parte de Guerrero, Oaxaca y Veracruz, reconocidos productores de petróleo. En marzo 2016, la región tuvo una

producción de 376 Mbd (miles de barriles diarios de producción de hidrocarburos líquidos) y 1 331 MMpcd (millones de pies cúbicos diarios) (PEMEX, 2016). Sin embargo, aunado a esta producción el detrimento ambiental

es considerable, pues sólo del 2000 al 2014 se han generado 846 emergencias ambientales, de las cuales el 10.3 % se registraron en el estado de Tabasco (PROFEPA, 2014). La mayoría de los sitios contaminados con petróleo y sus derivados, se encuentran en humedales o sitios anegados, que limitan el uso de especies fitorremediadoras bajo estas condiciones ambientales (García-López, Zavala-Cruz & Palma-López, 2006; Hernández-Rivera et al., 2011). El petróleo según el tiempo que permanece en el ambiente puede ser fresco (PF) o intemperizado (PI), por lo que su efecto tóxico, cancerígeno, mutagénico y genotóxico puede variar (Caravaca & Roldán 2003; Rainho, Corrêa, Mazzei, Aiub, & Felzenszwalb, 2013). Los hidrocarburos del PF pueden volatilizarse, disolverse en la solución del suelo, ser absorbidos en la superficie del suelo o ser transformados en otros compuestos por diferentes procesos químicos y bioquímicos (Peña, Trasar, Gil, & Leirós, 2007; Wang, Zhan, Zhou, & Lin, 2010). Con la modificación de las propiedades químicas del suelo y los cambios en los ciclos bioquímicos, esto origina la mortalidad de la flora y fauna, (OMI, 2005; Hernández-Castellanos et al., 2013). Por otro lado, el PI es aquel que permanece en la intemperie más de 10 años (Capó, 2007; Zavala-Cruz, Trujillo-Capistrán, Ortiz-Ceballos, & Ortiz, 2013), y tiene efectos tóxicos más graves que el PF, por los hidrocarburos recalcitrantes, los cuales presentan mayor tiempo y grado de degradación, al estabilizarse en el medio ambiente (Fernández et al., 2006; Maletic, Dalmacija, Roncevic, Agbaba, & Garcina, 2011).

La fitorremediación es una tecnología que utiliza plantas para degradar, extraer, acumular y estabilizar contaminantes orgánicos e inorgánicos del suelo (Lum, Ngwa, Chikoye, & Suh, 2014). El sistema radical de las gramíneas puede alcanzar profundidades de hasta 2.7 m, así como una alta tolerancia a condiciones climáticas extremas, altas concentraciones de salinidad o acidez, y presencia de metales pesados (Paz-Alberto & Sigua, 2013; Mgan-ga, 2014; Chávez-Rodríguez, 2015), lo que permite la estimulación y el establecimiento

de poblaciones de microflora tanto en rizoplasma como rizósfera, que contribuyen a la degradación de moléculas orgánicas (Uren, 2001; Bisht et al., 2015). *L. hexandra* Swartz (Oryzaceae, Poaceae) es una especie endémica del estado de Tabasco, es una opción interesante para la evaluar su desempeño en la descontaminación de suelos, debido a su crecimiento en humedales, por su sistema de raíz rizomatoso y largos estolones fibrosos, que le permiten sobrevivir en periodos de sequía, lluvias y nortes (tormentas con fuertes vientos) (Aparicio et al., 2007; Liu, Duan, Zhang, Zhu, & Xiaoyan, 2011; Shao-Hong, Xue-Hong, Jie, Yi-Nian, & Chen, 2013). El objetivo de este estudio, fue determinar la capacidad fitorremediadora de *L. hexandra* a partir de la densidad de bacterias fijadoras de nitrógeno de vida libre de la rizósfera, la producción de biomasa seca (MS), y la descontaminación de los hidrocarburos (DS) del suelo con petróleo fresco (PF) e intemperizado (PI) en condiciones de anegamiento.

MATERIALES Y MÉTODOS

Para el bioensayo, se recolectó (abril 2012, época de sequía) suelo de la zona, caracterizado como tipo Gleysol (GL) de dos sitios, a partir del horizonte superficial (0-30 cm). El primer sitio y primera muestra de suelo, no presentó contaminación antrópica derivada de la industria petrolera, y se localiza en el ejido Arroyo Hondo Santa Teresa, Cárdenas, Tabasco, México (17°59'53" N - 93°25'01" W) (GL1). El segundo sitio, presentó un derrame crónico de petróleo que, a pesar de haber sido restaurado, han persistido concentraciones de hidrocarburos del petróleo. Sin embargo, por el tiempo de exposición a los factores ambientales, se consideró un suelo contaminado con altos contenidos de hidrocarburos de PI; este sitio se localiza en el ejido José Narciso Roviroso, a dos kilómetros al suroeste del complejo procesador de gas La Venta, Huimanguillo, Tabasco (18°4'37" N - 94°2'28" W). De este sitio se recolectaron cinco muestras de suelos (GL2, GL3, GL4, GL5 y GL6), a los que se le determinó y registró conforme NOM-021-RECNAT-2000

CUADRO 1
Propiedades físicas y químicas de los suelos recolectados de los sitios de estudio

TABLE 1
Physical and chemical properties of soil collected from the study sites

Suelo	Textura	pH	Materia orgánica (%)	Nitrógeno total (%)	Hidrocarburos totales del petróleo (mg.kg ⁻¹ b. s.)
GL1 ¹	Arcillosa	6.9	10.18	0.4	2 607
GL2 ²	Arcillosa	6.09	21.93	0.6	14 173
GL3	Arcillosa	5.71	23.00	0.5	28 400
GL4	Arcillosa	5.36	16.39	0.6	50 598
GL5	Arcillosa	6.49	23.59	0.5	75 492
GL6	Arcillosa	6.14	16.39	0.5	112 142

1. Suelo testigo (hidrocarburos de origen biogénico) generado por quema de vegetación.
2. Suelos del sitio dos (GL2-GL6) presentan concentraciones de petróleo que superan los límites máximos permisibles estipulados en la NOM-138-SEMARNAT/SSA1-2008 (DOF, 2013).

(DOF, 2002) (Cuadro 1), norma mexicana que establece las especificaciones de fertilidad, salinidad y clasificación de suelos. Estudios, muestreo y análisis.

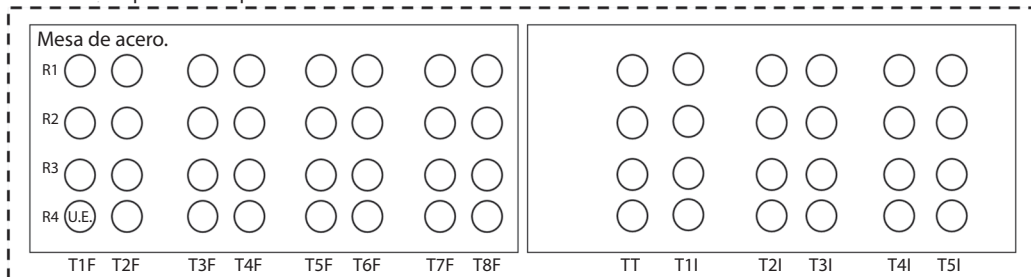
Los ejemplares de *L. hexandra* Swartz (Oryzeae, Poaceae) se recolectaron del sitio contaminado. Se preparó tres almácigos en contenedores de plástico con suelo GL1 y se colocó en un túnel de plástico (16 m largo, 6 m ancho y 2.5 m de alto) en las instalaciones del Colegio de Postgraduados, Campus-Tabasco. De los tallos maduros, se cortaron estolones de cinco centímetros de longitud con raíces, y se sembraron 60 días antes de establecer los experimentos, para el traslado a las unidades experimentales. La altura de las plántulas establecidas en el experimento fue en promedio de 12 ± 3.7 cm de altura (30 días después de sembrarlos en los almácigos).

Diseños experimentales: El bioensayo constó de dos experimentos (E1 y E2) con arreglo bifactorial (dosis de HTP y tiempo de evaluación) y se estableció en agosto del 2012, en base a los requerimientos del Protocolo 208 de la Organización para la Cooperación y Desarrollo Económico (OECD, 2003) modificado (Rivera-Cruz & Trujillo-Narcia, 2004), que permite identificar los síntomas de estrés que genera una sustancia química, en la emergencia y crecimiento de plántulas y plantas. Con ocho tratamientos en el E1 y cinco tratamientos en

el E2, con ocho repeticiones por tratamiento, ambos completamente al azar. Para obtener concentraciones de 6000, 10000, 30000, 60000, 90000, 120000, 150000 y 180000 mg.kg⁻¹ b. s. HTPF del E1. Los tratamientos del E2 con 14 173, 28 400, 50 598, 75 492 y 112 142 mg.kg⁻¹ b. s. HTPI correspondieron a los suelos GL2, GL3, GL4, GL5 y GL6, respectivamente. Para ambos experimentos, el suelo GL1 (2607 mg.kg⁻¹ b. s. HTP) se consideró como tratamiento testigo. Cada unidad experimental (U.E.) contenía 1.5 kg de suelo (Fig. 1).

En el E1, el suelo de cada unidad experimental del GL1 se molió y tamizó previo a ser mezclado con las cantidades 12, 15, 45, 90, 108, 144, 210 y 252 g PF, y se homogenizó con una varilla de vidrio, la mezcla se colocó en contenedores de vidrio (15x14.5 cm). En el caso de los suelos del E2 (GL2, GL3, GL4, GL5 y GL6) se molieron, tamizaron y homogenizaron antes de ser depositados en los contenedores, posteriormente las unidades experimentales se colocaron en el túnel de plástico de manera aleatoria (Fig. 1). En ambos experimentos, a cada unidad experimental se trasplantó una planta de *L. hexandra* y se aplicó riego con una probeta de plástico de 1000 mL cada 24 h para mantener condiciones de anegamiento del suelo (ocho centímetros arriba del suelo). A los tres y seis meses, aleatoriamente se destruyeron cuatro unidades experimentales por tratamiento de cada experimento, se recolectó

Invernadero tipo túnel de plástico



Simbología

--- Túnel de plástico
(16 m de largo, 6 m de ancho y 2.5 m de alto)
— Mesa de acero
(4.5 m de largo, 90 cm de ancho y 90 cm de alto)
○ U.E. = Unidad experimental
(cuatro por tratamiento);
R1, R2, R3, R4 = réplicas

Tratamiento petróleo fresco
T1F = 6 000 mg kg⁻¹ b. s.
T2F = 10 000 mg kg⁻¹ b. s.
T3F = 30 000 mg kg⁻¹ b. s.
T4F = 60 000 mg kg⁻¹ b. s.
T5F = 90 000 mg kg⁻¹ b. s.
T6F = 120 000 mg kg⁻¹ b. s.
T7F = 150 000 mg kg⁻¹ b. s.
T8F = 180 000 mg kg⁻¹ b. s.

Tratamiento petróleo intemperizado
TT = Testigo (2 607 mg kg⁻¹ b. s.)
T1I = 14 173 mg kg⁻¹ b. s.
T2I = 28 400 mg kg⁻¹ b. s.
T3I = 50 598 mg kg⁻¹ b. s.
T4I = 75 492 mg kg⁻¹ b. s.
T5I = 112 142 mg kg⁻¹ b. s.

NOTA: Todos los tratamientos y réplicas se colocaron de forma aleatorizada durante el bioensayo, así como la selección de las réplicas a los tres y seis meses después de la siembra.

Fig. 1. Diseño experimental. / **Fig. 1.** Experimental design.

suelo con rizósfera para evaluar las poblaciones de bacterias fijadoras de nitrógeno de vida libre totales (BFN), la producción de MS y DSC del suelo de *L. hexandra*.

Densidad de bacterias fijadoras de nitrógeno: Se evaluó con el método de dilución seriada y determinación de cuenta viable en cajas de Petri (Madigan, Martinko, Dunlap & Clark, 2009). Se utilizó los medios de cultivos: carbón combinado para las BFN (Rennie, 1981), rojo congo para el grupo de AZP (Reinhold et al., 1987), y el medio Ashby para el grupo AZT (Döbereiner, Marriel & Nery, 1966).

Porcentaje de descontaminación: El porcentaje se determinó con la concentración de HTP, que se basó en la cuantificación por la NMX-AA-134-SCFI-2006 (DOF, 2006).

Producción de materia seca: Para determinar la producción de MS (biomasa seca foliar y radical), las plantas se secaron en horno a 70 °C durante 48 h y se pesaron en balanza analítica (Atrya, modelo TE4101).

Se utilizó el software SPSS para determinar el análisis de varianza y la prueba de medias entre los tratamientos (Tukey $p \leq 0.05$).

RESULTADOS

Densidad de bacterias fijadoras de nitrógeno: A los tres y seis meses, las poblaciones de BFN presentaron una estimulación en la rizósfera de *L. hexandra* con diferencias significativas entre los tratamientos (Tukey $p \leq 0.05$) (Cuadro 2). En el PF el tratamiento con 120 000 mg.kg⁻¹ b. s. HTPF presentó la mayor densidad de BFN, a los tres y seis meses con 90×10^2 y 26×10^3 UFC.g⁻¹ rizósfera seca (r.s.), respectivamente. Sin embargo, las densidades de AZP y AZT entre tratamientos y tiempo de evaluación fueron irregulares. En PI las BFN y AZT alcanzaron la mayor densidad en suelo con 112 142 mg.kg⁻¹ b. s. HTPI con valores de 41×10^2 y 22×10^2 UFC.g⁻¹ r.s., respectivamente. Por el contrario, a los seis meses disminuyó la densidad de BFN y AZT, al incrementar los contenidos de HTPI de los suelos, a excepción del suelo con 14 173 mg.kg⁻¹ b. s. HTPI (22×10^2 y 16×10^2 UFC.g⁻¹ r.s., respectivamente), las densidades de AZP fueron inhibidas en ambos tiempos con el PI.

Producción de la materia seca: *L. hexandra* presentó diferencias significativas tanto en los tipos de petróleo como en los tiempos de evaluación en relación al suelo testigo (Tukey, $p \leq 0.05$). La mayor producción de MS

CUADRO 2

Densidad de bacterias fijadoras de nitrógeno y grupos (*Azospirillum* y *Azotobacter*) de la rizósfera de *Leersia hexandra* de suelos contaminados con petróleo fresco e intemperizado, a los tres y seis meses

TABLE 2

Total nitrogen-fixing bacteria and groups (*Azospirillum* y *Azotobacter*) density in rhizosphere of *Leersia hexandra* in soil with fresh and weathered oil

HTP (mg.kg ⁻¹ b. s.)	Tres meses (10 ⁻¹ UFC.g ⁻¹ b. s.)			Seis meses (10 ⁻¹ UFC.g ⁻¹ b. s.)		
Fresco	BFN	AZP	AZT	BFN	AZP	AZT
Testigo	150b	21b	199g	463de	171b	1 422a
6 000	185b	23b	541d	182e	44e	85d
10 000	155b	21b	765c	494d	258a	122cd
30 000	172b	25ab	288f	395e	27f	283b
60 000	182b	23b	909a	1 394c	58de	257b
90 000	175b	22b	843b	1 594b	142bc	278b
120 000	262a	21b	297f	2 598a	109cd	227b
150 000	165b	32a	555d	41f	41e	235b
180 000	32c	31a	356e	137e	74de	247b
Intemperizado						
Testigo	150c	21a	199b	463b	171a	1 422b
14 173	10e	14c	36e	827a	31c	1 633a
28 400	17e	16b	135d	333c	79bc	1 188b
50 598	77e	10c	171c	216d	125ab	629c
75 492	167d	11c	162c	120e	99b	1 153b
112 142	417a	12c	220a	120e	116b	1 190b

*Valores con diferentes letras por columna del mismo color son estadísticamente diferentes (Tukey, $p \leq 0.05$).

*Values with different letters per column of the same color are statistically different (Tukey, $p \leq 0.05$).

(28.4 y 65.2 g) se registró en los tratamientos con las concentraciones de 90 000 y 150 000 mg.kg⁻¹ b. s. HTPF, es decir un aumento con respecto al suelo testigo de 4.92 y 17.17 % (Fig. 2). Así mismo, los tratamientos con PI, registraron la mayor producción de MS (47.4 y 88.4 g) en los tratamientos con 28 400 y 112 142 mg.kg⁻¹ b. s. HTPI, un aumento del 43.03 y 38.91 % en relación al testigo.

Degradación de petróleo fresco e intemperizado: En la figura 3, se observó a los tres y seis meses diferencias estadísticas en los porcentajes de descontaminación de los suelos contaminados con PF y PI con respecto al testigo (Tukey $p \leq 0.05$). A los tres meses, la mayor DSC de suelos se registró en dosis de 150 000 mg.kg⁻¹ de PF y en 14 173 mg.kg⁻¹ b. s. de PI, con 67 y 77 %, respectivamente. A los seis meses, la mayor DSC de PF y PI se observó en

6 000 y 14 173 mg.kg⁻¹ b. s., respectivamente, con 87 % y 86 %, pero en PF los suelos con 6 000, 10 000, 30 000, 60 000 y 90 000 mg.kg⁻¹ b. s. fueron estadísticamente iguales en el porcentaje de DSC.

DISCUSIÓN

La investigación reveló un comportamiento variable, tanto en la densidad de BFN como por el tipo de petróleo, aunque es claro que los contenidos de PI estimularon la presencia BFN a concentraciones menores de 50 598 mg.kg⁻¹ b. s. HTPI a los seis meses. Esta respuesta probablemente se asocia a que los hidrocarburos del petróleo permiten la disponibilidad de carbono orgánico total y nitrógeno inorgánico en el suelo, los cuales son utilizados como fuente de energía en los procesos metabólicos de las bacterias, lo que permite su

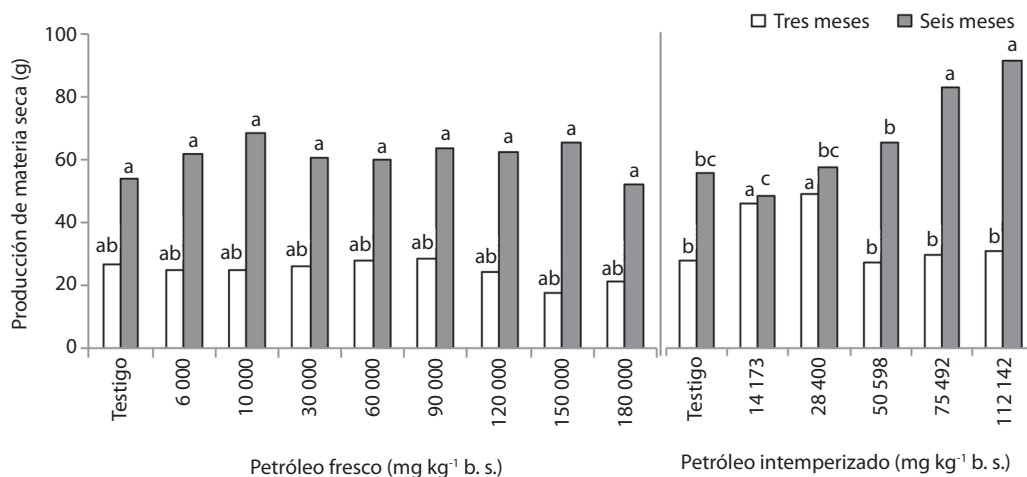


Fig. 2. Producción de materia seca de *L. hexandra* en suelos contaminados con petróleo fresco e intemperizado, a los tres y seis meses de tratamiento. Valores con diferentes letras por columna del mismo color son estadísticamente diferentes (Tukey, $p \leq 0.05$).

Fig. 2. Dry matter production of *L. hexandra*, in soils contaminated with fresh and weathered oil, for three and six month treatment periods. Values with different letters per column of the same color are statistically different (Tukey, $p \leq 0.05$).

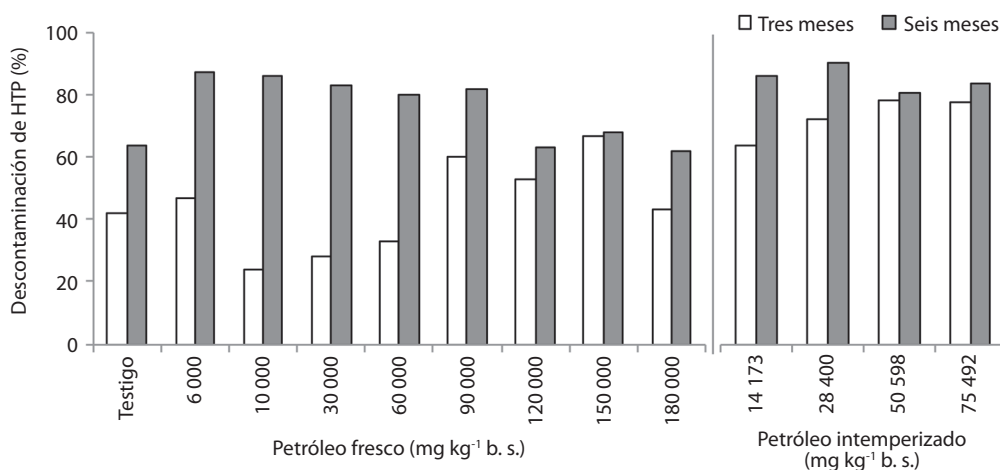


Fig. 3. Descontaminación por *L. hexandra* (%) en suelos contaminados con petróleo fresco e intemperizado, a los tres y seis meses de tratamiento.

Fig. 3. *L. hexandra* decontamination effect (%) in soils contaminated with fresh and weathered oil for three and six months treatments.

adaptación (Caravaca & Roldán, 2003; Pérez-Vargas, Anaya-Reza, Chang-Solís, Membrillo-Venegas, & Calva-Calva, 2010). Acuña, Pucci y Pucci (2012) explican que la deficiencia de nitrógeno en suelos produce la disminución de la biomasa microbiana, la mineralización y eliminación de hidrocarburos; esta deficiencia

favorece a la degradación de hidrocarburos aromáticos por BFN; por el contrario, la presencia de nitrógeno en el suelo, puede enfocar la degradación de hidrocarburos alifáticos. Sin embargo, sólo un número limitado de especies bacterianas tiene la capacidad combinada de la fijación de nitrógeno y la oxidación de

hidrocarburos (Trujillo-Narcía et al., 2014). La reducción de las bacterias en la rizósfera de *L. hexandra* en suelos con PF y PI, puede ser causado por la represión de la síntesis de proteína y DNA de los microorganismos, al estar expuesto a hidrocarburos policíclicos aromáticos como el naftaleno, fluoreno y pireno (Sun, Wang, Sun, Peng, & Deng, 2012; Penton et al., 2013). Además, el pH es un factor clave para el crecimiento de bacterias nitrificantes, ya que su óptimo crecimiento se encuentra en un pH neutral o ligeramente alcalino. Por lo tanto, al disminuir el pH de un suelo a causa de la contaminación por petróleo, se induce a la reducción del número de bacterias nitrificantes (John, Itah, Essien, & Ikpe, 2011; Zamora, Ramos, & Arias, 2012).

La producción de materia de *L. hexandra* por encima de los 50 kg, nos indica la capacidad de crecimiento y adaptación a sitios contaminados con hidrocarburos. Una respuesta similar registró Zand, Bidhendi y Mehrdadi (2010) en *Zea mays* y *Festuca arundinacea* en suelos con 34358 y 26994 mg.kg⁻¹ b. s. HTP. Vaziri, Panahpour y Mirzaee-Beni (2013) explican que una producción de materia vegetal continua, puede ser efectiva, no solo por la prospección de las raíces, sino por los exudados radicales que mejoran la actividad catabólica de los microorganismos de la rizósfera. Así mismo, las condiciones de anegamiento permiten el aumento de la materia vegetal por el transporte de material fotosintético a las raíces, esto favorece el crecimiento y desarrollo del tejido fotosintético (Liu, Jadeja, Zhou, & Liu, 2012; Ciotti, Castelán, Hack, Porta, & González, 2014). El crecimiento y desarrollo vegetal de *L. hexandra* estimuló la actividad metabólica de los microorganismos, que pudo generar el proceso de óxido-reducción de los hidrocarburos del PF y PI en la rizósfera (Khan, Afzal, Iqbal, & Khan, 2013). El proceso de óxido-reducción se basa en el uso de hidrocarburos como sustrato (donador de electrones) en la respiración de las células microbianas cuyo fin es la producción de biomasa (energía), de modo que la actividad metabólica de la célula acaba degradando y consumiendo dicha

sustancia; dependiendo del tipo de aceptores del proceso, este puede denominarse anaerobio (O₂) o anaerobio (NO³⁻, SO₄²⁻, Fe³⁺, Mn⁴⁺ y CO₂) (Zambrano & Araujo, 2015).

Estos resultados indican que la rizósfera de *L. hexandra* durante los seis meses, estimuló positivamente la producción de materia seca, el establecimiento de bacterias fijadoras de nitrógeno de vida libre, de los grupos *Azospirillum* y *Azotobacter*, en dosis altas de petróleo y en condiciones de anegamiento. Además, los porcentajes de descontaminación superiores al 80 %, demuestran el potencial fitorremediador de *L. hexandra* para suelos contaminados con petróleo fresco e intemperizado.

AGRADECIMIENTOS

Agradecimiento al Colegio de Postgraduados por fideicomiso revocable de administración e inversión No 167304 para el establecimiento y operación de los fondos para la investigación científica y desarrollo tecnológico del centro público. Al CONACYT-México por la beca otorgada al M.C. Alfredo Arias Trinidad para realizar su posgrado en el Programa de Producción Agroalimentario en el Trópico del Colegio de Postgraduados, Campus-Tabasco.

RESUMEN

La industria petrolera ha generado derrames crónicos de petróleo y su acumulación en Gleysoles en zonas anegadas en el estado de Tabasco, en el sureste de México. El anegamiento es un factor que limita el uso de tecnologías de remediación por el alto costo y los bajos niveles de degradación del petróleo, sin embargo, *Leersia hexandra* Sw. es un pasto que crece en estas zonas contaminadas con petróleo intemperizado. El objetivo del estudio fue evaluar la densidad de bacterias, producción de biomasa vegetal y fitorremediación de *L. hexandra* en suelo contaminado con petróleos fresco e intemperizado, bajo condiciones experimentales de anegamiento. Se realizaron dos experimentos (E1 y E2) en un túnel de plástico. El E1 se basó en ocho dosis: 6000, 10000, 30000, 60000, 90000, 120000, 150000 y 180000 mg kg⁻¹ base seca (b. s.) de hidrocarburos totales de petróleo fresco (HTPF), y en el E2 se evaluaron cinco dosis: 14173, 28400, 50598, 75492 y 112142 mg kg⁻¹ b. s. de hidrocarburos totales de petróleo intemperizado (HTPI), con ocho repeticiones en

cada experimento, además se utilizó un testigo con 2 607 mg kg⁻¹ b. s. de HTP de origen biogénico. Las variables evaluadas a los tres y seis meses fueron 1) densidad microbiana de las bacterias fijadoras de nitrógeno de vida libre totales (BFN), del grupo *Azospirillum* (AZP) y *Azotobacter* (AZT), por cuenta viable en placa seriada; 2) producción de materia seca total (MS), se cuantificó por el peso seco por gravimetría, y 3) el porcentaje de descontaminación de los hidrocarburos (DSC) por extracción en equipo soxhlet. En suelos con HTPF, la población de BFN, AZP y AZT se estimuló hasta cinco veces más que el tratamiento testigo a los tres y seis meses; sin embargo, concentraciones de 150 000 y 180 000 mg kg⁻¹ b. s. inhibieron entre un 70 y 89 % la densidad bacteriana. A su vez, en suelos con PI, la inhibición se registró hasta en un 90 %, a excepción del tratamiento con 14 173 mg kg⁻¹ b. s., el cual estimuló las BNF y AZT en 2 y 0.10 veces más que testigo, respectivamente. La producción de MS fue continua en los experimentos hasta los seis meses, con valores de 63 y 89 g en PF y PI, respectivamente; sin diferencias significativas con el testigo ($p \leq 0.05$). El DSC alcanzó valores del 66 % al 87 % en HTPF como HTPI a los seis meses, respectivamente. Estos resultados demuestran la habilidad del *L. hexandra* para desarrollar una rizósfera con alta densidad de BFN, producir biomasa vegetal y fitorremediar Gleysoles con petróleo fresco e intemperizado en ambientes tropicales inundados.

Palabras clave: *Azotobacter*, *Azospirillum*, pasto tropical, petróleo intemperizado, fitorremediación.

REFERENCIAS

- Acuña, A. J., Pucci, O. H., & Pucci, G. N. (2012). Effect of nitrogen deficiency in the biodegradation of aliphatic and aromatic hydrocarbons in patagonian contaminated soil. *International Journal of Research and Reviews in Applied Sciences*, 11(3), 470-476.
- Aparicio, R., González-Ronquillo, M., Torres, R., Astudillo, L., Córdova, L., & Carrasquel, J. (2007). Degradabilidad de los pastos lambedora (*Leersia hexandra*) y paja de agua (*Hymenachne amplexicaulis*) en cuatro épocas del año de una sabana inundable del estado Apure, Venezuela. *Zootecnia Tropical*, 25(3), 225-228.
- Bisht, S., Pandey, P., Bhargava, B., Sharma, S., Kumar, V., & Sharma, K. D. (2015). Bioremediation of polyaromatic hydrocarbons (PAHs) using rhizosphere technology. *Brazilian Journal of Microbiology*, 46(1), 7-21.
- Capó, M. A. (2007). *Principios de ecotoxicología: diagnóstico, tratamiento y gestión del medio ambiente*. Madrid, España: Editorial Tebar.
- Caravaca, F., & Roldan, A. (2003). Assessing changes in physical and biological properties in a soil contaminated by oil sludges under semiarid Mediterranean conditions. *Geoderma*, 117(1), 53-61.
- Chávez-Rodríguez, L. (2015). Phytoremediation of lead polluted soils with native plant species. *IOSR Journal of Environmental Science, Toxicology and Food Technology*, 9(4), 42-49.
- Ciotti, E. M., Castelán, M. E., Hack, C. M., Porta, M., & González, A. M. (2014). Tolerancia de leguminosas herbáceas estivales a condiciones de anegamiento temporal. *Tropical Grasslands*, 2(1), 278-286.
- Döbereiner, J., Marriel, I. E., & Nery, M. (1966). Ecological distribution of *Spirillum lipoferum* Beijerinck. *Canadian Journal Microbiology*, 22(10), 1464-1473.
- DOF (2002). Norma Oficial Mexicana NOM-021-REC-NAT-2000, que establece las especificaciones de fertilidad, salinidad y clasificación de suelos. Estudios, muestreo y análisis. Diario Oficial de la Federación. D.F., México. <http://www.profepa.gob.mx/innovaportal/file/3335/1/nom-021-semarnat-2000.pdf>. Fecha de consulta 14 de agosto del 2014.
- DOF (2006). Norma Mexicana NMX-AA-134-SCFI-2006, Suelos. Hidrocarburos Fracción Pesada por Extracción y Gravimetría. Método De Prueba. Diario Oficial de la Federación. D.F., México. <http://legis-mex.mty.itesm.mx/normas/aa/nmx-aa-06/proy-nmx-aa-134-scfi-2006.pdf>. Fecha de consulta 14 de agosto del 2014.
- DOF (2013). Norma Oficial Mexicana NOM-138-SE-MARNAT/SAI-2012, Límites máximos permisibles de hidrocarburos en suelos y lineamientos para el muestreo y la remediación. Diario Oficial de la Federación. D.F., México. http://www.dof.gob.mx/nota_detalle.php?codigo=5313544&fecha=10/09/2013. Fecha de consulta 14 de agosto del 2014.
- Fernández, C., Silva, M., Pereira, J. C., Mallia, A., Llobregat, M. J., & Atomare, V. (2006). Biodegradabilidad de las fracciones de resinas y asfaltenos por pseudomonas en suelo impactado con petróleo crudo mediano. *Ingeniería Universidad de Carabobo*, 13(4), 7-13.
- García-López, E., Zavala-Cruz, J., & Palma-López, D. J. (2006). Caracterización de las comunidades vegetales en un área afectada por derrames de hidrocarburos. *Terra Latinoamericana*, 24(1), 17-26.
- Hernández-Castellanos, B., Zavala-Cruz, J., Martínez-Hernández, S., Dendooven, L., Contreras-Ramos, S. M., Noa-Carrasana, J. C., Frago, C., & Ortiz-Ceballos, A. I. (2013). Earthworm Population in an Aged Hydrocarbon Contaminated Soil. *Research Journal of Environmental Sciences*, 7(1), 27-37.
- Hernández-Rivera, M. A., Ojeda-Morales, M. E., Martínez-Vázquez, J. G., Villegas-Cornelio, V. M., & Córdova-Bautista, Y. (2011). Optimal parameters for In Vitro development of the hydrocarbonoclastic

- microorganism *Proteus* sp. *Journal of Soil Science and Plant Nutrition*, 11(1), 29-43.
- John, R. C., Itah, A. Y., Essien, J. P., & Ikpe, D. I. (2011). Fate of nitrogen-fixing bacteria in crude oil contaminated wetland Ultisol. *Bulletin of Environmental Contamination and Toxicology*, 87(3), 343-353.
- Khan, S., Afzal, M., Iqbal, S., & Khan, Q. M. (2013). Plant-bacteria partnerships for the remediation of hydrocarbon contaminated soils. *Chemosphere*, 90(4), 1317-1332.
- Liu, J., Duan, C., Zhang, X., Zhu, Y., & Xiaoyan, L. (2011). Potential of *Leersia hexandra* Swartz for phytoextraction of Cr from soil. *Journal of Hazardous Materials*, 188(20), 85-91.
- Liu, R., Jadeja, R. N., Zhou, Q., & Liu, Z. (2012). Treatment and remediation of petroleum-contaminated soils using selective ornamental plants. *Environmental Engineering Science*, 29(6), 494-501.
- Lum, A. F., Ngwa, E. S., Chikoye, D., & Suh, C. E. (2014). Phytoremediation potential of weeds in heavy metal contaminated soils of bassa industrial zone of Doukala. *International Journal of Phytoremediation*, 16(3), 302-319.
- Madigan, M. T., Martinko, J. M., Dunlap, P. V., & Clark, P. D. (2009). *Brock, Biología de los Microorganismos*. 12ª ed. España: Pearson Educación.
- Maletic, S. P., Dalmacija, B. D., Roncevic, S. D., Agbaba, J. R., & Garcina, S. D. U. (2011). Impact of hydrocarbon type, concentration and weathering on its biodegradability in soil. *Journal of Environmental Science and Health*, 46(10), 1042-1049.
- Mganga, N. D. (2014). The potential of bioaccumulation and translocation of heavy metals in plant species growing around the tailing dam in Tanzania. *International Journal of Science and Technology*, 3(10), 690-697.
- OECD (2003). Guideline for the testing of chemicals proposal for updating guideline 208; terrestrial plant test: seedling emergence and seedling growth test. Organization for Economic Co-operation and Development. <http://www.oecd-library.org/docserver/download/9720801e.pdf?expires=1427427662&id=id&accname=guest&checksum=7A27257197E73417A573AD35039252B4>. Fecha de consulta 03 de febrero del 2015.
- OMI (2005). Manual sobre la contaminación ocasionada por los hidrocarburos: parte IV, lucha contra los derrames de hidrocarburos. 2a ed. Reino Unido: Organización Marítima Internacional.
- Paz-Alberto, A. M., & Sigua, G. C. (2013). Phytoremediation: a Green technology to remove environmental pollutants. *American Journal of Climate Change*, 2(1), 71-86.
- PEMEX (2016). Indicadores petroleros 2014-2016. Petróleos Mexicanos. <http://www.pemex.com/ri/Publicaciones/Paginas/IndicadoresPetroleros.aspx>
- Penton, C. R., Johnson, T. A., Quensen, J. F., Iwai, S., Cole, J. R., & Tiedje, J. M. (2013). Functional genes to assess nitrogen cycling and aromatic hydrocarbon degradation: primers and processing matter. *Frontiers in Microbiology*, doi:10.3389/fmicb.2013.00279.
- Peña, W., Trasar-Cepeda, C., Gil-Sotres, F., & Leirós, M. C. (2007). Modification of the degradative capacity of a soil artificially contaminated with diesel. *Chemosphere*, 67(5), 1057-1063.
- Pérez-Vargas, J., Anaya-Reza, O., Chang-Solis, C. K., Membrillo-Venegas, I. L., & Calva-Calva, G. (2010). Producción de biosurfactantes por bacterias de vida libre fijadoras de nitrógeno crecidas en hidrocarburos. *Revista Centro Nacional de Investigaciones Científicas Ciencias Químicas*, 41(1), 1-9.
- PROFEPA (2014). Las emergencias ambientales en México: consecuencias e impactos. http://www.cenapred.gob.mx:8080/SeminarioInternacional2014/documentos/mesa3_emergencias.pdf
- Rainho, C. R., Corrêa, S. M., Mazzei, J. L., Aiub, C. A. F., & Felzenszwalb, I. (2013). Genotoxicity of polycyclic aromatic hydrocarbons and nitro-derived in respirable airborne particulate matter collected from urban áreas of Rios de Janeiro (Brazil). *Biomed Research International*, doi:10.1155/2013/765352
- Reinhold, B., Hurek, T., Fendrik, I., Pot, B., Gillis, M., Kersters, K., Thielemans, D., & De Ley, J. (1987). *Azospirillum halopraeferans* sp. nov., a nitrogen fixing organism associated with roots of Kallar (*Leptochloa fusca* (L) Kunth). *International Journal Systematic Bacteriology*, 37(1), 43-46.
- Rennie, R. J. (1981). A single medium for the isolation of acetylene-reducing (dinitrogen-fixing) bacteria from soils. *Canadian Journal Microbiology*, 27(1), 8-14.
- Rivera-Cruz, M. C., & Trujillo-Narcia, A. (2004). Estudio de toxicidad vegetal en suelos contaminados con petróleo nuevo e intemperizado. *Interciencia*, 29(7), 369-376.
- Shao-Hong, Y., Xue-Hong, Z., Jie, L., Yi-Nian, Z., & Chen, G. (2013). Feasibility of constructed wetland planted with *Leersia hexandra* Swartz for removing Cr, Cu and Ni from electroplating wastewater. *Environmental Technology*, 35(2), 187-194.
- Sun, F. L., Wang, Y. S., Sun, C. C., Peng, Y. L., & Deng, C. (2012). Effects of three different PAHs on nitrogen-fixing bacterial diversity in mangrove sediment. *Ecotoxicology*, 21(6), 1651-1660.
- Trujillo-Narcia, A., Rivera-Cruz, M. C., Lagunes-Espinoza, L. C., Palma-López, D. J., Sánchez-Soto, S., & Ramírez-Valverde, G. (2014). Biological parameters

- of the restoration of soil polluted by crude oil. *Ecosistemas y Recursos Agropecuarios*, 1(2), 107-122.
- Uren, C. N. (2001). Types, Amounts, and Possible Functions of Compounds Released into the Rhizosphere by Soil-Grown Plants. In R. Pinton, Z. Varanini, & P. Nannipieri (Eds.), *The Rhizosphere: Biochemistry and Organic Substances at the Soil-Plant Interface* (pp. 42-120). New York, American United States: CRC Press.
- Vaziri, A., Panahpour, E., & Mirzaee-Beni, M. H. (2013). Phytoremediation, a method for treatment of petroleum hydrocarbon contaminated soils. *International Journal of Farming and Allied Sciences*, 2(21), 909-913.
- Wang, J., Zhan, X., Zhou, L., & Lin, Y. (2010). Biological Indicators capable of assessing thermal treatment efficiency of hydrocarbon mixture contaminated soil. *Chemosphere*, 80(8), 837-844.
- Zambrano, K., & Araujo, I. (2015) *Tratamiento Biológico de Sedimentos Contaminados con Hidrocarburos*. Madrid: Editorial Académica Española.
- Zamora, A., Ramos, J., & Arias, M. (2012). Efecto de la contaminación por hidrocarburos sobre algunas propiedades químicas y microbiológicas de un suelo de sabana. *Bioagro*, 24(1), 5-12.
- Zand, A. D., Bidhendi, G. N., & Mehrdadi, N. (2010). Phytoremediation of total petroleum hydrocarbons (TPHs) using plant species in Iran. *Turkish Journal of Agriculture and Forestry*, 34(5), 429-438.
- Zavala-Cruz, J., Trujillo-Capistrán, F., Ortiz-Ceballos, G. C., & Ortiz-Ceballos, A. I. (2013) Tropical endogeic earthworm population in a pollution gradient with weathered crude oil. *Research Journal of Environmental Sciences*, 7(1), 15-26.