



Uniciencia

E-ISSN: 2215-3470

revistauniciencia@una.cr

Universidad Nacional

Costa Rica

Esquivel-Alvarado, Daniel; Porras-Brenes, Gina; Madrigal-Carballo, Sergio; Rodríguez-Rodríguez, Gerardo

Estudio de la actividad antibacteriana de los extractos orgánicos líquénicos obtenidos de *Lobaria subdissecta* y *Parmotrema latissimum*

Uniciencia, vol. 29, núm. 2, julio-diciembre, 2015, pp. 39-45

Universidad Nacional

Heredia, Costa Rica

Disponible en: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=475947236003>

- 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

Estudio de la actividad antibacteriana de los extractos orgánicos liquénicos obtenidos de *Lobaria subdissecta* y *Parmotrema latissimum*

Study of the antibacterial activity of the organic extracts from lichen Lobaria subdissecta and Parmotrema latissimum

Daniel Esquivel-Alvarado

desquivel@cenat.ac.cr

Centro Nacional de Innovaciones Biotecnológicas (CENIBiot).
CeNAT-CONARE,
San José, Costa Rica.

Gina Porras-Brenes

gporras@cenat.ac.cr

Centro Nacional de Innovaciones Biotecnológicas (CENIBiot).
CeNAT-CONARE,
San José, Costa Rica.

Sergio Madrigal-Carballo

smadrigal@cenat.ac.cr

Centro Nacional de Innovaciones Biotecnológicas (CENIBiot).
CeNAT-CONARE,
San José, Costa Rica.

Gerardo Rodríguez-Rodríguez

grodrig@una.ac.cr

Laboratorio de Fitoquímica, Escuela de Química.
Universidad Nacional,
Heredia, Costa Rica.

Recibido-Received: **3/jul/2014** / Aceptado-Accepted: **21/oct/2014** / Publicado-Published: **31/jul/2015**.

Resumen

Se evaluó la actividad antimicrobiana de 4 extractos orgánicos de los líquenes *Lobaria subdissecta* y *Parmotrema latissimum* empleando el método de disco-difusión con una batería microbiana de 2 bacterias Gram positivas y 2 Gram negativas, todas de interés clínico humano. Se observó que los extractos no polares mostraron mayor actividad de inhibición del crecimiento de los microorganismos evaluados.

Palabras claves: actividad antimicrobiana; *Lobaria subdissecta*; *Parmotrema latissimum*; método disco-difusión.

Abstract

The antimicrobial activity was assessed in 4 organic extracts of the lichens *Lobaria subdissecta* and *Parmotrema latissimum* by using the disc-diffusion method utilizing a microbial battery of 2 bacteria Gram positive and 2 Gram negative, all of them of human and clinical interest. We noted that the nonpolar extracts showed more activity of grown inhibition of the bacterias test.

Keywords: Antimicrobial activity; *Lobaria subdissecta*; *Parmotrema latissimum*; disc-diffusion method.

Los líquenes son la unión simbiótica entre un hongo (micobionte) y un fotobionte el cual puede ser un alga o una cianobacteria, cuya interacción origina un talo estable con estructura y fisiología específica (Ramírez *et al.*, 2005) Por su diversidad, adaptabilidad y composición química los líquenes son utilizados en la industria alimenticia, cosmetológica, farmacéutica y como indicadores de la contaminación (Fernández *et al.*, 2003).

Son pioneros en la colonización de rocas, desintegrándolas para la formación de suelo, permitiendo el crecimiento de diversos tipos de vegetación rupícola o saxícola, musgos y ciertas plantas vasculares, jugando un papel importante en el ciclo de la materia en los ecosistemas. (Ramírez *et al.*, 2005) El desarrollo estructural de los líquenes esta intrínsecamente relacionado con la asociación entre los tejidos del hongo, que rodea al fotobionte, generando las formas de costra (crustáceo), hoja (foliáceo), de diminutos arbustos (fruticoso) y gelatinosos (Hawksworth *et al.*, 2000).



Figura 1.

Líquenes del tipo crustáceo, foliáceo, fruticoso y gelatinoso respectivamente.

Fuente: (INBio)

Una de las características que conlleva la interacción entre un hongo y un alga para constituir un talo líquénico es la aparición de una serie de productos del metabolismo secundario que se depositan en grandes cantidades, en forma de diminutos cristales, sobre las hifas del micobionte. Además, la composición química cualitativa no parece verse modificada ni por la composición del sustrato ni por condiciones microambientales lo cual

ha permitido el uso de estos metabolitos secundarios como buenos caracteres taxonómicos en muchos grupos de líquenes (Reol, 1989).

Entre los metabolitos secundarios que se encuentran en los líquenes están los ácidos alifáticos, para y metadépsidos, depsidonas, esteres bencílicos, dibenzofuranos, ácidos usneicos, xantonas, antraquinonas, terpenoides, derivados del ácido pulvínico los cuales se dividen de acuerdo a su ruta biosintética (Nash, 2008).

Metodología

Recolecta y tratamiento del material vegetal

Los líquenes *Lobaria subdissecta* y *Parmotrema latissimum* fueron colectados en las faldas del Volcán Irazú. Los líquenes se limpiaron de musgo y otros contaminantes empleando pinzas de cirugía. El material se secó a 40 °C por 72 horas y se molió utilizando un molino de cuchillas con un tamiz de 1 mm.

Obtención de los extractos crudos

10 g del material molido se extrajeron con 40 mL de distintos disolventes orgánicos (hexano, acetato de etilo, acetona y metanol). Las extracciones se realizaron utilizando un baño sónico durante 6 minutos y el proceso se repitió cinco veces. Seguidamente, los extractos fueron filtrados y el disolvente se eliminó utilizando un evaporador rotatorio. El sólido obtenido fue redissuelto a una concentración de 1 y 3 mg para su almacenaje en viales color ámbar.

Microorganismos

Para evaluar la actividad antibacteriana se utilizó una batería con 4 microorganismos controles: *Alcaligenes faecalis*, *Klebsiella pneumoniae*, *Pseudomonas aeruginosa* y *Staphylococcus aureus*. Se prepararon suspensiones a partir de cada uno de estos microorganismos y se incubaron hasta alcanzar la fase logarítmica de crecimiento; la concentración fue ajustada al patrón 0,5 de la escala McFarland.

Actividad antimicrobiana

Para evaluar la actividad antimicrobiana in vitro se empleó el método de disco difusión en el medio Mueller-Hinton descrito por French y Hebert (1980). Las placas Petri con los extractos, Tween® 80 y los controles fueron inoculadas con los microorganismos e incubados a 37°C por 24 horas.

Resultados y Discusión

Los resultados de las pruebas de disco-difusión de los extractos orgánicos de *Lobaria subdissecta* y *Parmotrema latissimum* evidenciaron que los disolventes puros y el Tween® 80 no generan ningún efecto contra las bacterias; situación que corrobora que los resultados obtenidos al evaluar la bioactividad de los extractos, son correspondientes a los metabolitos secundarios presentes en los mismos.

Cabe recalcar que el antibiótico cloranfenicol® no obtuvo un halo de inhibición similar para todas las bacterias, debido a que se trata de bacterias pertenecientes a diferentes familias, los halos de inhibición que muestra el antibiótico, se debe a que inhibe la síntesis de proteínas bloqueando la actividad de la enzima peptidil transferasa al unirse a la subunidad 50S del ribosoma evitando la formación del enlace peptídico (Horton et al., 2008).

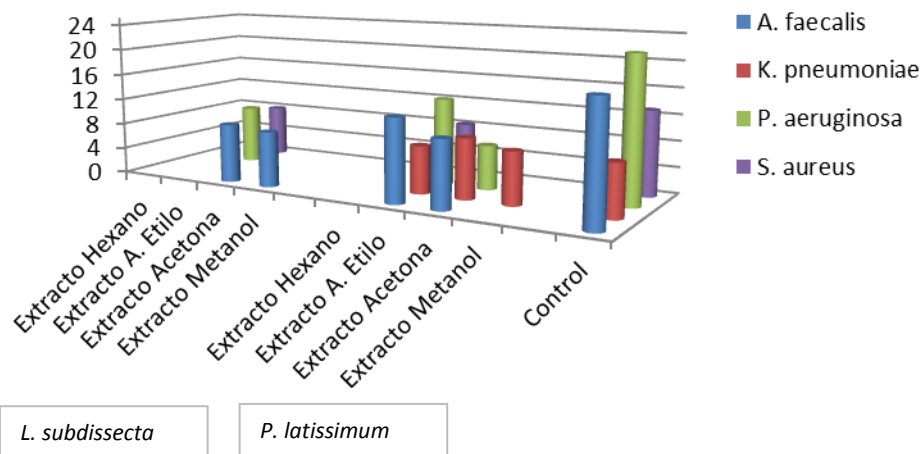


Figura 2.

Actividad antibiótica de los extractos líquénicos de 1 mg contra las bacterias *Alcaligenes faecalis*, *Klebsiella pneumoniae*, *Pseudomonas aeruginosa* y *Staphylococcus aureus* utilizando la escala de McFarland 0,5.

Fuente: propia del estudio

Los extractos líquénicos de *Parmotrema latissimum* demostraron ser más activos que su homólogo, tal y como se muestra en la figura 2. Esto puede deberse a sustancias específicas presentes en el mismo que inhiben el crecimiento de las bacterias. Se observa que para la bacteria *Alcaligenes faecalis*, el extracto de hexano de *P. latissimum* de 1 mg generó un mayor diámetro de inhibición ($12,7 \pm 1,5$ mm) en comparación con el de 3 mg ($10,0 \pm 2,6$ mm), lo cual puede ser justificado por un efecto de saturación del o de los metabolitos presentes.

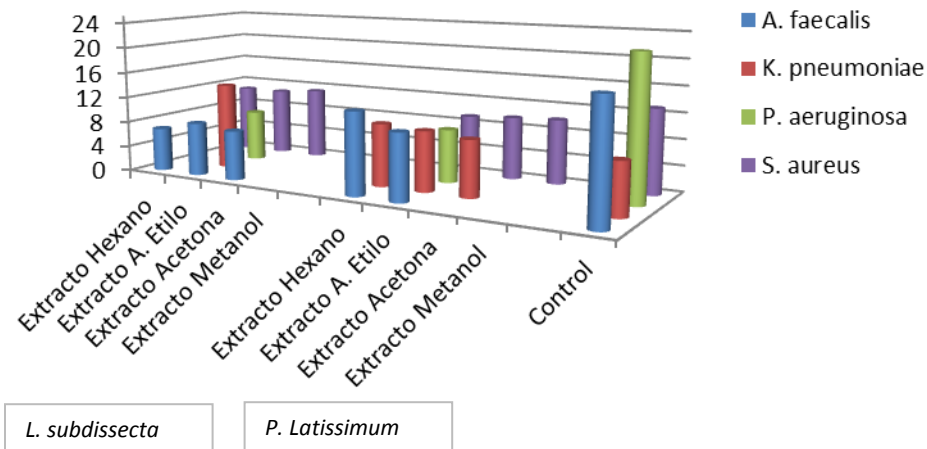


Figura 3.

Actividad antibiótica de los extractos líquénicos de 3 mg contra las bacterias *Alcaligenes faecalis*, *Klebsiella pneumoniae*, *Pseudomonas aeruginosa* y *Staphylococcus aureus* utilizando la escala de McFarland 0,5.

Fuente: propia del estudio

En la figura 3, se observa que para la bacteria *Alcaligenes faecalis* los extractos no polares tienen un poder antibiótico más relevante en comparación a los polares, los cuales no registraron actividad. En el caso de la bacteria *Klebsiella pneumoniae*, sobresalen los extractos del líquen *P. latissimum*, para los cuales se observaron valores de actividad biológica superiores a los generados por patrón positivo de cloranfenicol®, lo cual es un argumento importante para futuras evaluaciones y estudios de este líquen contra la bacteria *Klebsiella pneumoniae*, sobretodo tomando en consideración el hecho de que el antibiótico es un compuesto puro de 30 µg y el extracto es una mezcla compuesta de diversos metabolitos.

Asimismo se observa que los únicos extractos líquénicos que presentaron inhibición contra las cuatro bacterias fueron los de acetato de etilo para ambas especies de líquenes (Tabla 1). Los extractos estudiados presentaron la mejor acción inhibitoria contra la bacteria *S. aureus*, para la cual se observó que la actividad biológica de los mismos era independiente de la polaridad y directamente proporcional a la concentración evaluada.

Tabla 1.

Actividad antibiótica de los extractos orgánicos de los líquenes Lobaria subdissecta y Parmotrema latissimum a 1 y 3 mg, contra las bacterias Alcaligenes faecalis, Klebsiella pneumoniae, Pseudomonas aeruginosa y Staphylococcus aureus utilizando la escala de McFarland 0,5.

		<i>Alcaligenes faecalis</i>				<i>Klebsiella pneumoniae</i>				<i>Pseudomonas aeruginosa</i>				<i>Staphylococcus aureus</i>			
		1 mg		3 mg		1 mg		3 mg		1 mg		3 mg		1 mg		3 mg	
		mm	D.E.	mm	D.E.	mm	D.E.	mm	D.E.	mm	D.E.	mm	D.E.	mm	D.E.	mm	D.E.
		Inh.	±	Inh.	±	Inh.	±	Inh.	±	Inh.	±	Inh.	±	Inh.	±	Inh.	±
<i>Lobaria</i>	Extracto Hexano*	-	-	6,8	0,8	-	-	-	-	-	-	9,0	1,0	-	-	10,7	2,1
	Extracto Acetato de etilo*	9,0	0,0	8,3	0,6	-	-	13,5	2,1	9,0	0,0	11,7	2,1	8,8	0,8	10,7	0,3
	Extracto Acetona*	8,5	0,0	7,7	1,0	-	-	-	-	-	-	10,3	0,6	-	-	11,3	1,5
	Extracto Metanol*	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	9,3	1,1	-	-	-	-
<i>Parnotrem</i>	Extracto Hexano*	12,7	1,5	10,0	2,6	-	-	-	-	-	-	9,5	0,7	-	-	-	-
	Extracto Acetato de etilo*	10,3	0,6	11,7	1,5	7,3	0,6	9,7	1,2	13,3	0,6	13,0	1,7	8,3	0,6	9,3	0,6
	Extracto Acetona*	-	-	-	-	9,2	0,3	9,3	1,2	6,8	0,4	8,0	1,0	-	-	9,7	0,6
	Extracto Metanol*	-	-	-	-	8,0	1,0	8,7	1,2	-	-	-	-	-	-	10,0	0,0
Control (cloranfenicol®)		18,0	0,0	18,0	0,0	8,0	0,0	8,0	0,0	22,0	0,0	22,0	0,0	13,0	0,0	13,0	0,0
Tween® 80		-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
Hexano		-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
Acetato de Etilo		-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
Acetona		-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
Metanol		-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-

*Promedio de 4 repeticiones

mm Inh: milímetros de inhibición

D.E:Desviación estándar

Conclusiones

Los extractos del liquen *Lobaria subdissecta* presentaron diámetros de inhibición mayores contra las bacterias *Alcaligenes faecalis*, *Klebsiella pneumoniae* y *Staphylococcus aureus*. También se observaron casos donde el uso de un extracto más concentrado no siempre garantizó la generación de halos de inhibición de mayor diámetro. Los extractos de acetato de etilo, evaluados contra las distintas bacterias, presentaron los mayores halos de inhibición y éstos, se observaron en casi todas los microorganismos estudiados excepto en *Klebsiella pneumoniae* a una masa de 1mg.

En futuras investigaciones se recomienda realizar la prueba de disco-difusión variando las concentraciones de McFarland's así como también, realizar un estudio cromatográfico (HPLC) de los metabolitos secundarios presentes en los extractos activos, con el propósito de identificar el o los compuestos responsables de la actividad biológica observada.

Referencias

- Fernández, A. y Terrón, A. (2003). Biomonitorización de la calidad del aire en los alrededores de La Robla (León). *Ecosistemas*. 12(2), 1-11.
- French, E. y Hebert, T. (1980). Método de investigación fitopatológica. Primera edición. Editorial IICA. San José. Costa Rica. P. 24.
- Hawksworth, D., Iturriaga, T. y Crespo, A. (2000). Líquenes como bioindicadores inmediatos de contaminación y cambios medio-ambientales en los trópicos. *Rev Iberoam Micol*. 22, 71-82. DOI [http://dx.doi.org/10.1016/S1130-1406\(05\)70013-9](http://dx.doi.org/10.1016/S1130-1406(05)70013-9)
- Horton, R., Moran, L., Scrimgeour, G., Perry, M., y Rawn, D. (2008). *Principios de Bioquímica*. 4ta. Edición. Pearson Educación. México. 700-701.
- Nash, T. (2008), *Lichen biology*. 2nd. Edition, Cambridge University Press, United Kingdom, 8-9. DOI <http://dx.doi.org/10.1017/CBO9780511790478>
- Ramírez, A. y Cano, A. (2005). Líquenes de Pueblo Libre, una localidad andina en la Cordillera Negra (Huaylas, Ancash, Perú). *Rev.peru.biol*. 12(3), 383-396.
- Reol, M. (1989). Aplicación de técnicas analíticas e interpretación de las variaciones químicas en líquenes. *Anales Jard. Bot. Madrid*. 46(1), 249-257.



Estudio de la actividad antibacteriana de los extractos orgánicos líquénicos obtenidos de *Lobaria subdissecta* y *Parmotrema latissimum* (Daniel Esquivel-Alvarado y otros) por [Revista Uniciencia](http://www.revistas.una.ac.cr/uniciencia) se encuentra bajo una [Licencia Creative Commons Atribución-NoComercial-SinDerivadas 3.0 Unported](http://creativecommons.org/licenses/by-nc-nd/3.0/)