



Agronomía Mesoamericana
ISSN: 1021-7444
pccmca@cariari.ucr.ac.cr
Universidad de Costa Rica
Costa Rica

Calvo-Araya, José Alonso; Rivera-Coto, Germán; Orozco-Cayasso, Steffany; Orozco-Rodríguez,
Rafael

AISLAMIENTO Y EVALUACIÓN IN VITRO DE ANTAGONISTAS DE Botrytis cinerea EN MORA

Agronomía Mesoamericana, vol. 23, núm. 2, julio-diciembre, 2012, pp. 225-231

Universidad de Costa Rica
Alajuela, Costa Rica

Disponible en: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=43724664001>

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

AISLAMIENTO Y EVALUACIÓN *IN VITRO* DE ANTAGONISTAS DE *Botrytis cinerea* EN MORA¹

José Alonso Calvo-Araya², Germán Rivera-Coto², Steffany Orozco-Cayasso², Rafael Orozco-Rodríguez²

RESUMEN

Aislamiento y evaluación *in vitro* de antagonistas de *Botrytis cinerea* en mora. El objetivo de este estudio fue determinar la capacidad antagónica de hongos a *Botrytis cinerea* en el cultivo de la mora en Costa Rica. Durante el primer semestre del 2009 se aislaron 35 hongos filamentosos habitantes del carpoplano de frutos de mora, de los cuales seis cepas de *Trichoderma* fueron seleccionadas para su evaluación *in vitro* contra *B. cinerea* por medio de la técnica de cultivos duales. En la evaluación se determinó la competencia por sustrato y el efecto antibiótico. Para evaluar la competencia por sustrato se utilizó la escala de Bell y en el caso del efecto antibiótico se calculó el porcentaje de inhibición del crecimiento. Todas las cepas evaluadas compitieron eficientemente por sustrato contra *B. cinerea*, destacaron los aislamientos Lu13 y Lu15, que alcanzaron el grado I en la escala usada, donde el antagonista sobrepasó y creció sobre el patógeno cubriendo el 100% del medio de cultivo. Los restantes aislamientos de *Trichoderma* alcanzaron el grado II de antagonismo. En cuanto al efecto antibiótico, todos los aislamientos inhibieron el crecimiento micelial de *B. cinerea*, cuatro de ellos alcanzaron un valor mayor al 80% al ser evaluados en condiciones *in vitro*.

Palabras clave: moho gris, pruebas de antagonismo, *Trichoderma*, antibiosis.

ABSTRACT

Isolation and *in vitro* evaluation of antagonists to *Botrytis cinerea* in blackberry. The aim of this study was to determine the antagonistic capacity of fungi to *B. cinerea* in blackberry crops in Costa Rica. During the first semester of 2009, 35 isolates of native filamentous fungi from the carpoplane of blackberry fruits were obtained, six of which belonging to the genus *Trichoderma* sp. were selected to evaluate their antagonistic effect *in vitro* against *B. cinerea* through the dual-culture technique. In this evaluation, competition for the substrate and the antibiotic effect were determined. The first one was calculated using Bell's scale, and for the assessment of antibiotic effect, percent inhibition of radial growth (PIRG) was calculated. All tested isolates effectively competed for substrate against *B. cinerea*, within *Trichoderma* strains Lu13 and Lu15 excelled, achieving grade I in the scale used, where the antagonist overgrew the pathogen covering 100% of the culture medium. The remaining isolates of *Trichoderma*, were classified in grade II of antagonism. As to the antibiotic effect, all isolates inhibited mycelia growth of *B. cinerea*, four of which showed an effectiveness higher than 80% in this *in vitro* screening technique.

Key words: gray mold, antagonistic test, *Trichoderma*, antibiosis.



¹ Recibido: 17 de febrero, 2012. Aceptado: 9 octubre, 2012. Este trabajo forma parte de la Tesis de Licenciatura del primer autor realizada en la Escuela de Ciencias Agrarias, Universidad Nacional de Costa Rica, Heredia, Costa Rica.

² Escuela de Ciencias Agrarias, Universidad Nacional, Apartado 86-3000. Heredia, Costa Rica. josealonsocalvoaraya@gmail.com; grivera@una.ac.cr; sorozc@una.ac.cr; rorozco@una.ac.cr

INTRODUCCIÓN

En Costa Rica, el cultivo de la mora (*Rubus* spp.) es realizado en pequeñas unidades productivas, como una opción de diversificación agrícola y fuente alterna de ingresos para los agricultores. Durante la última década, la mora ha gozado de gran aceptación por parte de los consumidores, tanto nacionales como extranjeros, principalmente por las propiedades medicinales y alimenticias que presenta y las diversas formas de consumirla. Como consecuencia esta actividad productiva ha ido en ascenso y en la actualidad reúne un número superior a 800 familias de productores, que de manera integrada participan en las labores de manejo agronómico del cultivo (MAG 2008).

Conforme esta actividad se ha incrementado, los problemas de índole fitosanitario se han hecho más evidentes y entre ellos destaca la enfermedad conocida como moho gris, la cual constituye una de las principales limitantes para la producción de esta fruta. El agente etiológico de la enfermedad es *Botrytis cinerea* P. Mich. ex Pers., el cual causa pudriciones en varios tipos de frutos menores, como el arándano (*Vaccinium* sp.), framuesa (*Rubus idaeus* L.) y uva (*Vitis vinifera* L.), produciendo grandes pérdidas tanto en campo como en almacenamiento (Pitt y Hocking 2009).

El método tradicionalmente usado para el combate de *B. cinerea* ha sido el uso de fungicidas sintéticos. Sin embargo, este fitopatógeno ha desarrollado resistencia a dichos compuestos químicos debido a su uso

repetitivo (Molina *et al.* 2006). Además del problema mencionado, actualmente los consumidores muestran una preferencia por productos agrícolas libres de compuestos químicos debido a los efectos secundarios de estos sobre la salud humana y el medio ambiente.

En este contexto, aparece como una opción viable la búsqueda de un método de combate biológico como parte de una estrategia dentro del concepto de manejo integrado de enfermedades, para reducir los problemas ocasionados por *B. cinerea* en el cultivo de la mora en pequeñas unidades productivas, donde su uso constituiría un valor agregado al producto final.

El objetivo de este estudio fue determinar la capacidad antagónica de hongos a *Botrytis cinerea* en el cultivo de la mora en Costa Rica.

MATERIALES Y MÉTODOS

Se muestrearon plantaciones de mora orgánica localizadas en cuatro zonas productoras de Costa Rica: La Trinidad, San Martín y Buena Vista pertenecientes a la provincia de San José y La Luchita localizada en la provincia de Cartago (Cuadro 1).

Obtención de frutos en el campo

Durante los meses de febrero a junio del año 2009, se realizaron cuatro visitas a cada sitio para recolectar frutos directamente de plantas de mora. La

Cuadro 1. Localización y características ecológicas de las comunidades donde se tomaron las muestras en plantaciones de mora orgánica para aislar los organismos antagonistas a *Botrytis cinerea*. Costa Rica. 2009.

Localidad	Cantón	Zona de vida según clasificación de Holdridge*	Altitud (msnm)	Coordinadas geográficas
La Trinidad	Dota	bmh-MB	2475	N09°39'58,7" W083°53'32,1"
La Luchita	El Guarco	bp-MB	1935	N09°44'39,9" W083°56'15,7"
San Martín	León Cortés	bh-MB	1864	N09°43'43,2" W084°00'06,3"
Buena Vista	Pérez Zeledón	bmh-MB	1709	N09°30'15,3" W083°39'28,4"

* bmh-MB: bosque muy húmedo montano bajo, bp-MB: bosque pluvial montano bajo, bh-MB: bosque húmedo montano bajo.
Fuente: Solano y Villalobos (2001).

selección de plantas en las parcelas y de frutos de los estratos bajo, medio y alto en cada planta se hizo de manera aleatoria, los cuales se escogieron en tres estados fenológicos de desarrollo: maduros (con tono púrpura), verdes (de totalmente verdes a levemente rosa) y recién formados. Cada fruto se empacó de forma que no sufriera daños mecánicos y luego el material se transportó al Laboratorio de Fitopatología de la Universidad Nacional de Costa Rica donde se refrigeró a una temperatura de 6°C hasta su análisis.

Aislamiento de potenciales hongos antagonistas

Los frutos recolectados se homogeneizaron para escoger un total de diez unidades por parcela, los cuales se colocaron en un matraz, erlenmeyer con 90 ml de agua destilada estéril, se sometieron a agitación por 30 minutos. Posteriormente se realizaron diluciones decimales hasta 10^{-6} en condiciones de esterilidad. De cada una de las diluciones se tomó una alícuota de 0,25 ml para depositarse por triplicado en placas Petri con el medio de cultivo papa-dextrosa-agar (PDA) + ácido láctico (25%). Cada alícuota se extendió sobre la superficie del medio usando aplicadores estériles con cabeza de algodón, de modo que quedara homogéneamente distribuida. Los cultivos fueron incubados en oscuridad a 26°C, hasta que se observaron colonias fungosas. Los hongos aislados fueron luego purificados en platos Petri y mantenidos en libre crecimiento a temperatura ambiente.

Evaluación de antagonistas en pruebas *in vitro*

La evaluación de la capacidad antagónica *in vitro* se efectuó por medio de la técnica de cultivos duales, la cual consiste en colocar en un extremo de la caja Petri un disco de 5 mm de diámetro, del medio de cultivo que contenía el antagonista y en el otro extremo de la caja un disco igual al anterior, pero en este caso con el agente fitopatógeno.

Debido a que antagonistas y patógeno presentan diferencias en sus tasas de crecimiento se utilizó micelio de *B. cinerea* con seis días de desarrollo y micelio de las cepas de los antagonistas con tres días de desarrollo. Los cultivos duales se utilizaron para evaluar dos mecanismos de antagonismo: A) competencia por sustrato y B) antibiosis.

Para evaluar la competencia por sustrato de los antagonistas se midieron tres variables: 1) ubicación en la escala de clases de Bell *et al.* (1982), 2) tiempo de contacto antagonista-patógeno y 3) crecimiento radial. La escala de Bell consta de cinco clases: en la uno, el antagonista ocupa completamente la superficie del medio de cultivo cubriendo totalmente al patógeno; en la dos, el antagonista llega a sobrepasar las dos terceras partes de la superficie del medio de cultivo; en la tres, el antagonista y el patógeno colonizan cada uno aproximadamente la mitad de la superficie del medio y ninguno parece dominar al otro; en la cuatro, el patógeno sobrepasa al crecimiento del antagonista colonizando tres cuartas partes de la caja Petri y en la clase cinco, el agente fitopatógeno llega a cubrir totalmente el plato Petri.

El tiempo de contacto, es el lapso de tiempo (número de días) en el cual las cepas de antagonista y fitopatógeno entran en contacto. El crecimiento radial de las cepas es el radio de la colonia expresado en centímetros (cm).

Para la comprobación del efecto antibiótico se evaluó el porcentaje de inhibición del crecimiento (PIC) a los siete días, el cual se calculó mediante la fórmula utilizada por Skidmore y Dickinson (1976), donde $PIC = [(C1-C2)/C1] \times 100$. C1 es el crecimiento radial del testigo (fitopatógeno sin antagonista) y C2 el crecimiento radial del fitopatógeno en los tratamientos en cultivo dual.

Diseño experimental y análisis estadístico

En esta investigación se utilizó un diseño completamente al azar con cuatro repeticiones por tratamiento (cada uno de los aislamientos de antagonistas) y un testigo absoluto del patógeno. La unidad experimental consistió en una caja Petri. Los resultados de PIC y crecimiento radial se analizaron mediante un análisis de varianza (ANDEVA) y comparación de medias de Tukey para determinar diferencias significativas entre tratamientos. Previo al ANDEVA, los datos fueron explorados visualmente mediante histogramas y test de normalidad de Kolmogorov-Smirnov. Debido a que los datos del PIC no presentaron una distribución normal, fueron sometidos a una transformación Log10 para su normalización previo al ANDEVA. Para lo anterior se utilizó el paquete estadístico PASW Statistics 18.

RESULTADOS Y DISCUSIÓN

Agentes de combate biológico aislados

Se aislaron un total de 35 cepas de hongos habitantes del carpoplano pertenecientes a ocho géneros diferentes (Cuadro 2).

La población de hongos recuperados del carpoplano de mora fue muy diversa, predominando el género *Cladosporium* sp., el cual fue obtenido en todas las localidades. Esto coincide con Blakeman y Fokkema (1982) quienes mencionan que este género es un habitante común de las partes aéreas de las plantas y algunas especies de él son antagonistas de algunos patógenos de plantas (Baker y Cook 1982). En frecuencia le siguieron los hongos *Penicillium* spp. y *Trichoderma* spp., el resto de estos aislados fue escaso. La variabilidad encontrada en el número y tipo entre localidades puede responder a diversos factores, según lo sugiere Leveau (2006), quien sostiene que las comunidades de hongos sobre las superficies aéreas de las plantas son determinadas por la combinación de una serie de factores abióticos (atmosféricos), bióticos (otros organismos y sus interacciones), así como por la disponibilidad de nutrientes exudados por la planta. Otra condición que contribuyó a la heterogeneidad observada, fue la forma en la cual se obtuvo los frutos, dado que estos provenían de estratos de plantas de distintas variedades. Hubo diferencias en las comunidades microbianas de las partes aéreas, aún entre

hojas de una misma planta, donde poblaciones de una especie pueden ser similares entre sí pero no idénticas (Yang *et al.* 2001).

Agentes de combate biológico utilizados en las pruebas de antagonismo

Previo a las pruebas definitivas de antagonismo, se realizó una serie de pruebas preliminares para descartar aquellos aislamientos que presentaron resultados poco promisorios para el combate de *B. cinerea* en condiciones *in vitro*. Como producto de esta selección se eligieron únicamente seis cepas de *Trichoderma* para ser evaluadas de manera definitiva contra *B. cinerea*. Estos aislamientos fueron Lu15 y Lu13 procedentes de La Luchita, SM 18, SM 12 y SM 13B obtenidas de San Martín y BV1 de Buena vista.

Evaluación de la competencia por sustrato

De conformidad a la escala de Bell *et al.* (1982), todos los aislamientos de *Trichoderma* se ubicaron en las categorías I y II, lo cual los coloca en la categoría de antagonistas de *B. cinerea* (Cuadro 3).

Las especies de *Trichoderma* regularmente presentan resultados satisfactorios en las pruebas de competencia por sustrato. Esto ha sido observado en experimentos realizados por Bell *et al.* (1982) quienes hallaron que un 65% de las cepas de este hongo se ubicaron en la clase I al evaluarse contra *R. solani* G-2

Cuadro 2. Géneros de hongos y cantidad de aislamientos obtenidos del carpoplano de frutos de mora en cada una de las localidades estudiadas durante el primer semestre del año 2009, en la provincia de San José (San Martín, Buena Vista y La Trinidad) y en Cartago (La Luchita). Costa Rica. 2009.

Hongos	Localidad				
	San Martín	Buena Vista	La Luchita	La Trinidad	Total
<i>Aspergillus</i> sp.	0	1	0	0	1
<i>Cladosporium</i> sp.	3	4	5	1	13
<i>Colletotrichum</i> sp.	1	0	1	0	2
<i>Fusarium</i> sp.	2	0	1	0	3
<i>Gonatobotryum</i> sp.	1	1	1	0	3
<i>Penicillium</i> sp.	2	1	0	3	6
<i>Pestalotia</i> sp.	0	0	1	0	1
<i>Trichoderma</i> sp.	3	1	2	0	6
Total	12	8	11	4	35

Cuadro 3. Categorías de competencia por sustrato, de cada uno de los aislamientos de *Trichoderma* o en plantaciones de mora, de acuerdo a la escala de clases de Bell *et al.* (1982). Costa Rica. 2009.

Cepa	Clase
Lu15	I
Lu13	I
SM13B	II
SM18	II
SM12	II
BV1	II

y un 85% se ubicó en la clase II al evaluarse contra el mismo hongo *R. solani* AG-3. Igualmente Arzate *et al.* (2006) ubicaron a *Trichoderma* sp. en la clase I al evaluar el grado de competencia contra *Mycosphaerella fijiensis* M. Morelet. También Martínez *et al.* (2008), obtuvieron más de un 90% de aislamientos de *Trichoderma* que clasificaron como clases I y II contra *Rhizoctonia* después de siete días.

La competencia por nutrientes y sustrato en la superficie de las plantas es un importante mecanismo de combate biológico contra los patógenos que dependen de alimentación externa, como es el caso de *B. cinerea* (Elad y Chet 1987, Roberts 1990). De acuerdo a Campbell (1989) *Botrytis* es altamente vulnerable a la competencia por nutrientes y sustrato, lo cual le confiere cierta desventaja frente a otros microorganismos habitantes del carpoplano. Lo anterior ha sido aprovechado por diferentes antagonistas, donde *T. viride* y *T. polysporum* combatieron efectivamente a *B. cinerea* en el cultivo de fresa (Tronsmo y Dennis 1977).

Tiempo de contacto

En todos los casos antagonista y patógeno hicieron contacto a los tres días. Resultados similares han sido obtenidos por otros autores, quienes han determinado que *Trichoderma* y diversos patógenos (*M. fijiensis*, *R. solani*, *Sclerotium rolfsii* Sacc.) entran en contacto entre uno y tres días después de establecida la prueba de cultivos duales (Hernández 2005, Arzate *et al.* 2006).

De acuerdo a Michel (2001), un tiempo de contacto corto es una característica deseable en un

antagonista, ya que entre menor sea este, implicará una mayor agresividad.

Crecimiento radial

La cepa Lu13 presentó el mayor crecimiento radial (7 cm), a los cuatro días mostrando diferencias significativas respecto a las cepas restantes ($P<0,05$). Esta cepa cubrió por completo el plato Petri en el tiempo de incubación señalado. El resto mostró un menor crecimiento radial en el mismo lapso de tiempo (Figura 1).

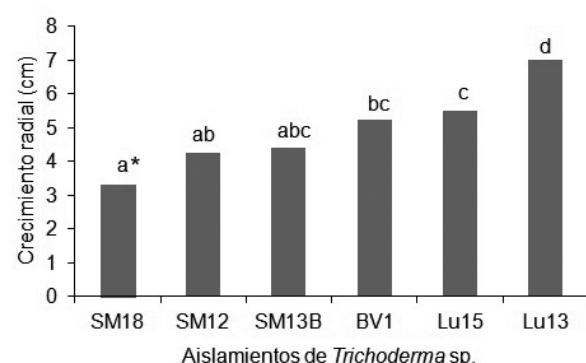


Figura 1. Crecimiento radial de las cepas de *Trichoderma* sp. a los cuatro días de establecidas las pruebas *in vitro*. Costa Rica. 2009.

* Letras diferentes indican diferencias significativas ($P<0,05$).

Evaluación del efecto antibiótico

El aislamiento Lu13 presentó los valores más altos de inhibición del crecimiento con un PIC de 91,43%, valor que es significativamente diferente con respecto a los demás antagonistas ($P < 0,05$). Asimismo, las cepas Lu15, BV1 y SM13B, mostraron alta capacidad para inhibir el crecimiento de *B. cinerea*, presentando valores de PIC superiores al 80%. Sin embargo, no existieron diferencias significativas entre estos tres aislamientos (Figura 2).

La capacidad antibiótica desarrollada por el género *Trichoderma* se debe principalmente a la producción de los antibióticos peptaibol, trichozianinas A1 y B1. Mediante la producción de estas sustancias *Trichoderma* sp. logra inhibir la germinación de las

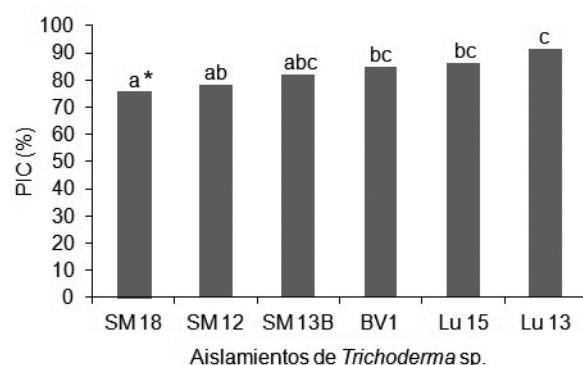


Figura 2. Porcentaje de inhibición del crecimiento de *Trichoderma* sp. sobre *B. cinerea* en pruebas *in vitro*. Costa Rica. 2009.

* Letras diferentes indican diferencias significativas ($P<0,05$).

esporas y la elongación de las hifas de *B. cinerea* (Schirmböck *et al.* 1994). Debido a lo anterior, resulta razonable pensar que la cepa Lu13 es efectiva debido a una alta producción de antibióticos, donde la inhibición es resultado de la concentración y capacidad de difusión de los compuestos inhibitorios secretados por ella (Swadling y Jeffries 1996). *Trichoderma* se caracteriza por presentar altos valores de PIC en cultivos duales con hongos fitopatógenos. Esto es respaldado por Ribamar y Oliveira (1988), quienes obtuvieron resultados de PIC de un 100% cuando *Trichoderma* compitió contra *Cladosporium gloeosporioides* G.F. Atk. Asimismo Michel *et al.* (2005) obtuvieron valores de inhibición de crecimiento de un 94% contra *S. rolfsii* en pruebas *in vitro*.

Con la metodología empleada se logró aislar y evaluar seis cepas de microorganismos antagonistas nativos de *B. cinerea* provenientes de plantaciones de mora, lo cual es necesario e importante debido a que uno de los principales problemas en la efectividad del combate biológico de hongos fitopatógenos y otras plagas, es la introducción de microorganismos no nativos en los ecosistemas, condición que puede volverse problemática cuando los agentes de combate biológico utilizados no se encuentran adaptados a las condiciones ambientales donde se van a aplicar. La variación en la efectividad de los diferentes antagonistas se debe a que la actividad antagónica de un microorganismo es muy cambiante. Se ha observado que cepas de *Trichoderma* sp. varían mucho en su efecto antagónico

debido a la versatilidad de mecanismos que posee, los cuales se expresan dependiendo de las condiciones ambientales prevalentes (Campbell 1989).

Es relevante el efecto antagónico de la cepa Lu13, la cual resultó notablemente superior a las demás, esta se ubicó en la clase I de la escala de Bell, presentó los valores más altos de crecimiento radial, así como un porcentaje de inhibición de *B. cinerea* superior al 90%.

Los antagonistas aislados en la investigación poseen el potencial para ser agentes de combate biológico de *B. cinerea*.

LITERATURA CITADA

- Arzate, J; Michel, A; Domínguez, V; Santos, O. 2006. Antagonismo de *Trichoderma* spp. sobre *Mycosphaerella fijiensis* Morelet, agente causal de la Sigatoka Negra del plátano (*Musa* sp.) *in vitro* e invernadero. Revista Mexicana de Fitopatología 24:98-104.
- Baker, K; Cook, R. 1982. Biological control of plant pathogens. The American Phytopathological Society. St. Paul, Minnesota. USA. 433 p.
- Bell, D; Well, H; Markham, C. 1982. "In vitro" antagonism of *Trichoderma* species against six fungal plant pathogens. Phytopathology 72:379-382.
- Blakeman, JP; Fokkema, NJ. 1982. Potential for biological control of plant diseases on the phylloplane. Annual Review of Phytopathology 20:167-192.
- Campbell, R. 1989. Biological control of microbial plant pathogens. Cambridge University Press. New York. USA. 218 p.
- Elad, Y; Chet, I. 1987. Possible role of competition for nutrients in biocontrol of *Pythium* damping-off by bacteria. Phytopathology 77:190-195.
- Hernández, N. 2005. Control biológico de *Sclerotium rolfsii* Sacc. en el cultivo de cacahuate (*Arachis hypogaea* L.) con *Trichoderma* spp. Tesis de Maestría. Universidad Autónoma de Guerrero. Unidad Académica de Ciencias Agropecuarias y Ambientales. Maestría en Ciencias en Producción Agrícola. Iguala, Guerrero, México. 107 p.
- Leveau, JH. 2006. Microbial communities in the phyllosphere. In Riederer, M; Müller, C. eds. Biology of the plant cuticle. Blackwell Publishing Ltd. Chennai. India. p. 334-367.
- MAG (Ministerio de Agricultura y Ganadería). 2008. Mora (*Rubus* spp.) cultivo y manejo pos cosecha (en línea).

- Consultado 9 dic. 2008. Disponible en http://www.mag.go.cr/biblioteca_virtual_ciencia/manual_mora_indice.html
- Martínez, B; Reyes, Y; Infante, D; González, E; Baños, H; Cruz, A. 2008. Selección de aislamientos de *Trichoderma* spp. candidatos a biofungicidas para el control de *Rhizoctonia* sp. en arroz. Revista Protección Vegetal 23(2):118-125.
- Michel, A. 2001. Cepas nativas de *Trichoderma* spp., (Euscomictos: Hypocreales), su antibiosis y micoparasitismo sobre *Fusarium subglutinans* y *F. oxysporum* (Hymomycetes: Hyphales). Tesis de Doctorado en Ciencias. Universidad de Colima. Tecomán, Colima, México. 162 p.
- Michel, A; Reyes, A; Otero, M; Rebolledo, O; Lezama, R. 2005. Potencial antagónico de *Trichoderma* spp., sobre *Fusarium oxysporum* Schlechtend.:Fr. f. sp. *lycopersici* (Sacc.) Snyder y Hansen y *Sclerotium rolfsii* (Sacc.) in vitro e invernadero. Revista Mexicana de Fitopatología 23:284-291.
- Molina, G; Zaldúa, S; González, G; Sanfuentes, E. 2006. Selección de hongos antagonistas para el control biológico de *Botrytis cinerea* en viveros forestales en Chile. Bosque 27(2):126-134.
- Pitt, J; Hocking, A. 2009. Fungi and food spoilage. Springer. New York. USA. 519 p.
- Ribamar, S; Oliveira, N. 1988. In vitro antagonistic potential of *Trichoderma* spp. against *Colletotrichum gloeosporioides* agent of antracnose in the passion fruit (*Passiflora*). Boletín Micológico 13:103-110.
- Roberts, R. 1990. Postharvest biological control of gray mold of apple by *Cryptococcus laurentii*. Phytopathology 80:526-530.
- Schirmböck, M; Lorito, M; Wang, Y; Hayers, C; Arisan, I; Scala, F; Harman, G; Kubicek, C. 1994. Parallel formation and synergism of hydrolytic enzymes and peptaibol antibiotics, molecular mechanisms involved in the antagonistic activity of *Trichoderma harzianum* against phytopathogenic fungi. Applied and Environmental Microbiology 60:4364-4370.
- Skidmore, AM; Dickinson, CH. 1976. Colony interactions and hyphal interference between *Septoria nodorum* and phylloplane fungi. Transactions of the British Mycological Society 66(1):57-64.
- Solano, J; Villalobos, R. 2001. Aspectos fisiográficos aplicados a un bosquejo de regionalización geográfico climático de Costa Rica. Tópicos Meteorológicos y Oceanográficos 8(1):26-39.
- Swadling, I; Jeffries, P. 1996. Isolation of microbial antagonists for biocontrol of grey mould disease of strawberries. Biocontrol Science and Technology 6(6):125-136.
- Tronsmo, A; Dennis, C. 1977. The use of *Trichoderma* species to control strawberry fruit rots. Netherlands Journal of Plant Pathology 83(1):449-455.
- Yang, CH; Crowley, DE; Borneman, J; Keen, NT. 2001. Microbial phyllosphere populations are more complex than previously recognized. Proceedings of the National Academy of Sciences of the USA (98): 3889-3894.