



The World's Largest Open Access Agricultural & Applied Economics Digital Library

This document is discoverable and free to researchers across the globe due to the work of AgEcon Search.

Help ensure our sustainability.

Give to AgEcon Search

AgEcon Search

<http://ageconsearch.umn.edu>

aesearch@umn.edu

*Papers downloaded from **AgEcon Search** may be used for non-commercial purposes and personal study only. No other use, including posting to another Internet site, is permitted without permission from the copyright owner (not AgEcon Search), or as allowed under the provisions of Fair Use, U.S. Copyright Act, Title 17 U.S.C.*

No endorsement of AgEcon Search or its fundraising activities by the author(s) of the following work or their employer(s) is intended or implied.



Uso de aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp., para el biocontrol del *Fusarium oxysporum* f. sp. *cubense* (Mal de Panamá) raza 1 en vitroplantas de banano del cultivar Gros Michel (AAA) en condiciones de invernadero

Álvaro José Caballero Hernández^{*1}; Luis Ernesto Pocasangre Enamorado²; Fernando Casanoves³; Jacques Avelino⁴; Ana Cecilia Tapia Fernández⁵; Juan Luis Ortiz⁶

¹ M.Sc. Agricultura Ecológica, Departamento de Agroecología Tropical. Facultad de Ciencia y Tecnología. Universidad Nacional Autónoma de Nicaragua-León. ² Ph.D. Patología de Plantas, Universidad EARTH, Costa Rica. ³ Ph.D. Ciencias Estadísticas, Unidad de Biometría, CATIE, Turrialba, Costa Rica. ⁴ Ph.D. Fitopatología, CATIE-CIRADH, Turrialba, Costa Rica. ⁵ M.Sc. Fitopatología, Sede de Atlántico, UCR, Turrialba, Costa Rica. ⁶ M.Sc. Recursos Filogenéticos y Biotecnología, Laboratorio de Biotecnología, CATIE, Turrialba, Costa Rica.

RESUMEN

El objetivo de la presente investigación fue seleccionar aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp., para el biocontrol de *Fusarium oxysporum* f. sp. *cubense* raza 1. Se evaluaron los tres aislamientos más patogénicos FOC2, FOC4, FOC8 obtenidos del criobanco del Laboratorio de Fitopatología de CATIE, en una prueba de antibiosis y posteriormente se procedió a realizar la prueba de biocontrol con veinte aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp. Y dos aislamientos FOC2 y FOC4 en vitroplantas de Gros Michel (AAA) en condiciones de invernadero. Por medio de la técnica de cocultivo veinte aislados de *Trichoderma* spp., inhibieron el crecimiento radial de FOC hasta en un 53,46%. En el bioensayo de biocontrol, los aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp., presentaron un mínimo porcentaje de incidencia con 37,5% del tratamiento TJ5, en comparación al testigo absoluto que no presentó incidencia. Así mismo los tratamientos TC9, TP3 y TCL1 redujeron desde un 92% hasta 90% los síntomas externos en comparación a los testigos referenciales. Los síntomas internos del cormo se redujeron hasta un 74% por el tratamiento TC9. Adicionalmente se detectó que plantas protegidas con los aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp., promovieron el crecimiento vegetativo de la planta en peso de la raíz y follaje.

Palabras claves: *Fusarium oxysporum* f. sp. *cubense*, Mal de Panamá, Gros Michel (AAA), hongos endofíticos, control biológico, *Trichoderma* spp.

INTRODUCCION

El banano *Musa* spp., se establece en más de 120 países, constituyendo un alimento importante en la dieta básica de 400 millones de personas y una fuente de ingresos económicos para países en desarrollo como África, Asia, Latinoamérica y Caribe; con una producción de 104 millones de toneladas al año, en aproximadamente 10 millones de habitantes [1]. Pero las grandes limitantes de producción son enfermedades como Sigatoka negra causada por *Mycosphaerella fijiensis* Morelet, el volcamiento de las plantas causados por el fitonematodo *Radopholus similis* (Cob)

Thorne y Mal de Panamá causado por el hongo *Fusarium oxysporum* f. sp. *cubense* (Foc) considerada una de las enfermedades fungosa de marchitez vascular más destructivas registradas en la historia bananera [9,11,15]

Los síntomas externos inician con un amarillamiento y marchitez de las hojas adultas, progresando a las hojas jóvenes y causando la muerte total, además de presentar una rajadura en el pseudotallo a nivel del suelo [15,16] (Figura 1). A nivel interno de la planta la infección avanza mostrando una decoloración del cormo y necrosis en los vasos xilemáticos del pseudotallo [12,13,15] (Figura 1). Foc

produce en el suelo clamidiosporas capaces de sobrevivir más de 20 años en ausencia de su hospedero. ^[16,12,13,14] (Figura 1).

Actualmente no existen medidas de combate químico eficientes para la enfermedad ^[15], ni buenas prácticas culturales que reduzcan su incidencia y severidad ^[15,12,13,14,16]. De acuerdo a lo anterior la presente investigación tiene como finalidad evaluar la utilización de aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp., para el combate biológico del Mal de Panamá causado por *Fusarium oxysporum* f. sp. *cubense* raza 1, en vitroplantas del cultivar Gros Michel (AAA), bajo condiciones de invernadero.



Figura 1. Síntomas externos e internos de la enfermedad Mal de Panamá en plantaciones de banano del cultivar Gros Michel (AAA) y estructuras reproductivas (microconidias, macroconidias y clamidiosporas) del patógeno *Fusarium oxysporum* f. sp. *cubense* raza 1.

MATERIAL Y MÉTODOS

Ubicación geográfica de la investigación

Este estudio se realizó en el laboratorio de Nematología y Fitopatología del Centro Agronómico Tropical de Investigación y Enseñanza (CATIE), ubicado en el cantón de Turrialba, provincia de Cartago, Costa Rica.

Material experimental

Aislamientos de *Fusarium oxysporum* f. sp. *cubense*

Se utilizaron tres aislamientos purificados de *Fusarium oxysporum* f. sp. *cubense* (*Foc*) raza 1, para el bioensayo de antibiosis y dos aislamientos para el bioensayo biocontrol. Los aislamientos son FOC2, FOC4 Y FOC8 ^[6] obtenidos del Criobanco del Laboratorio de Nematología y Fitopatología del CATIE, Turrialba, Costa Rica.

Aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp.

Se utilizaron 50 aislamiento endofíticos del género *Trichoderma* spp., que fueron aislados de los cultivares Cavendish (Subgrupo, AAA), como agentes de biocontrol de fitonematodos en pruebas *in vitro* e *in vivo* realizadas en el Laboratorio de Nematología y Fitopatología del CATIE ^[2,7].

Material Vegetal

Se utilizaron plantas de banano del cultivar Gros Michel (AAA) con once semanas de endurecimiento colectivo en invernadero, provenientes del área de cultivos de tejidos del Laboratorio de Biotecnología del CATIE.

Cultivo y multiplicación de los aislamientos de *Fusarium oxysporum* f. sp. *cubense* y aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp.

Se cultivaron colonias puras de los tres aislamientos de *Foc* y de los 50 aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp., en Papa-Dextrosa-Agar (PDA) al 100% con hidróxido de potasio al 85%. Estos aislamientos fueron almacenados a 24°C por dos semanas en una incubadora, para el crecimiento y esporulación de las colonias. Después se multiplicaron los aislamientos endofíticos de *Trichoderma*

spp., y *Foc*, extrayéndose discos de PDA al 100% de 5 mm de diámetro que contenían micelio y estructura reproductivas (esporas) para ser trasladadas a nuevos platos Petri con PDA al 100% en condiciones asépticas. Los platos sembrados con los aislamientos fueron almacenados a 24°C por dos semanas en una incubadora.

Suspensión de esporas de *Fusarium oxysporum* f. sp. *cubense* y *Trichoderma* spp.

Cultivos puros de los aislamientos de *Fusarium oxysporum* f. sp. *cubense* y de *Trichoderma* spp., crecidos en PDA al 100% y almacenados a 24°C durante 2 semanas en una incubadora, fueron utilizados para la obtención de una suspensión de esporas. Ajustándose la suspensión a una concentración de 1×10^6 ufc/ml.

Bioensayo 1. Prueba de antibiosis a través de la técnica de cocultivo sobre los tres aislamientos de *Fusarium oxysporum* f. sp. *cubense* y endofíticos de *Trichoderma* spp.

Un disco de PDA de 5 mm de diámetro de *Foc* fue colocado al extremo de un plato Petri que contenía PDA al 100%. Simultáneamente al extremo opuesto se colocó un disco de PDA de 5 mm de diámetro de los aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp. Cada plato fue almacenado a 24°C por 8 días. Se establecieron tres testigos referenciales que correspondieron al cultivo de los tres aislamientos de *Foc* sin los discos opuestos de *Trichoderma* spp. Se realizaron 3 repeticiones por cada tratamiento. El crecimiento de las colonias de *Foc* y de *Trichoderma* spp., fue evaluado cada 24 horas durante un periodo de 8 días, con el uso de una regla graduada en centímetros. En cada plato Petri se midió el crecimiento radial de las colonias de los hongos hacia el lado izquierdo y derecho del centro del disco que las contenía.

Bioensayo 2. Prueba de biocontrol

Para la prueba de biocontrol se seleccionaron 20 aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp., que presentaron el mayor porcentaje de inhibición del crecimiento radical de *Foc*. La prueba consistió en la evaluación de la incidencia de la marchitez y la severidad de los síntomas externos e internos de la enfermedad Mal de Panamá en vitroplantas de banano del cultivar Gros Michel (AAA), empleando la escala de Orjeda (1998). Las vitroplantas fueron protegidas con los aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp., sumergiendo las raíces en una suspensión conidial ajustada de 1×10^6 ufc/ml durante 15 minutos. Estas fueron trasplantadas en contenedores plásticos de 250 cm³ de capacidad que contenían una mezcla esterilizada de tierra y arena en una relación 1:1 y se realizaron ocho repeticiones por cada tratamiento, estas unidades experimentales se distribuyeron al azar en ocho mesas en el invernadero de Musáceas donde permanecieron 11 semanas a una temperatura 27.3 ± 2 °C. Tres semanas después se realizó la inoculación con los aislamientos 2 y 4 de *Fusarium oxysporum* f. sp. *cubense*, aplicando 5 ml de una suspensión ajustada de *Foc* a una concentración 1×10^6 ufc/ml en tres agujeros de 1 a 2 cm de profundidad realizado en el sustrato alrededor del área radical y cercana a la base del rizoma. Cuatro semanas después se realizó una segunda inoculación de *Foc* siguiendo el mismo procedimiento.

Se establecieron dos testigos referenciales con inoculación de los dos aislamientos 2 y 4 de *Foc*, sin previa protección de las inoculaciones de los aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp., además, se estableció un testigo absoluto.

En la prueba de cocultivo, el efecto de reducción del aislamiento 4 de *Foc* es mayor al confrontarse con los aislados endofíticos de *Trichoderma* spp., debido a que el crecimiento del micelio de *Trichoderma* spp., compite por espacio y fuentes nutricionales que están presentes en el plato Petri de PDA al 100%, generando un efecto indirecto en la reducción del crecimiento radial del aislado por ocupar su espacio y extraer los suministros de nutrientes [5,19,18]. Al seleccionar los 20 aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp., para someterlos al segundo bioensayo, estos no presentaron consistencia en la prueba de biocontrol, descartando el mecanismo de antibiosis por no generarse en esta prueba. Lara (2009) no encontró consistencia en la prueba de biocontrol, al utilizar aislamientos de bacterias endofíticas, seleccionadas por la prueba de cocultivo. Asimismo Norenskal (2009) evaluó aislamiento de hongos y bacterias endofíticas para la prueba de biocontrol, presentando un comportamiento distinto en la prueba de biocontrol para la severidad de los síntomas externos e internos de la enfermedad Mal de Panamá.

Bioensayo 2. Prueba de biocontrol sobre los dos aislamientos de *Fusarium oxysporum* f. sp. *cubense*

Incidencia y severidad de la enfermedad

Los tratamientos que fueron inoculados previamente con los aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp., retardaron la aparición de los síntomas externos hasta la cuarta semana de la enfermedad Mal de Panamá en las vitroplantas de banano del cultivar Gros Michel (AAA) en comparación de los testigos referenciales. Pero la incidencia de la enfermedad se empezó a registrar a partir de la tercera semana después de las inoculaciones con los aislados 2 y 4 de *Foc* para la mayoría de los tratamientos, con los primeros síntomas externos como el amarillamiento en las hojas adultas. El testigo absoluto no presentó síntomas de la enfermedad, debido a que estas no fueron inoculadas con los hongos endofíticos ni con los aislamientos de FOC2 y 4 (Figura 4).

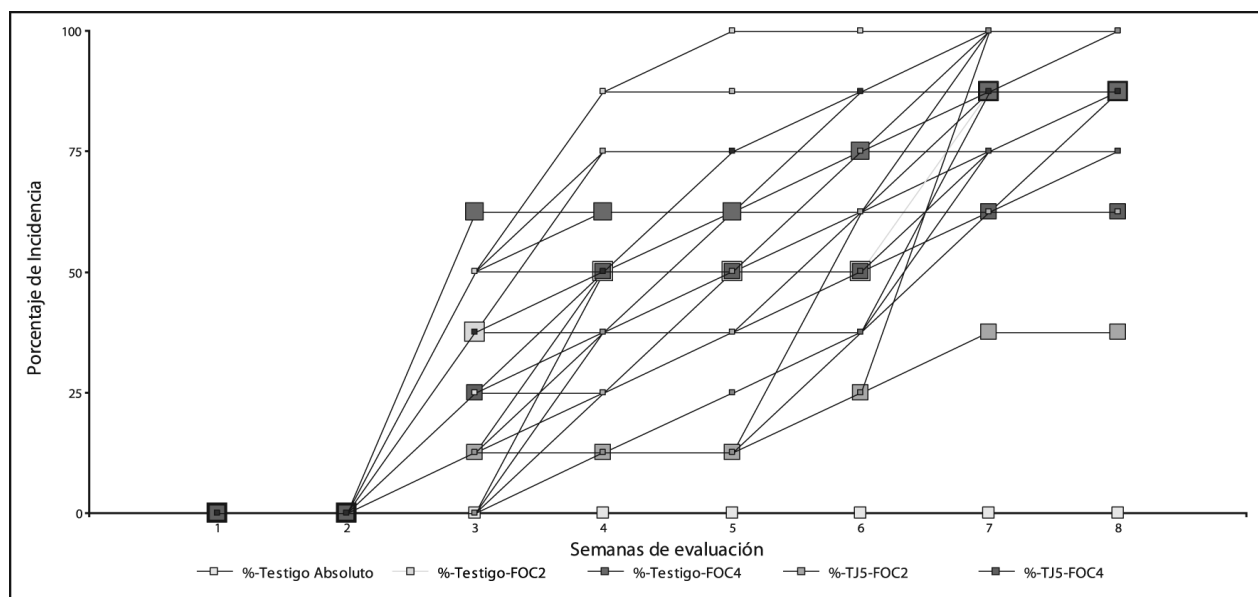


Figura 4. Incidencia del Mal de Panamá con dos aislamientos de *Fusarium oxysporum* f. sp. *cubense* en vitroplantas de banano del cultivar Gros Michel (AAA) durante ocho semanas de evaluación.

Con respecto al tratamiento que presentó el menor porcentaje de incidencia es TJ5-FOC2, en comparación con el resto de las interacciones y los testigos referenciales. El hongo endofítico TJ5 funcionó para los aislamientos FOC2 y FOC4 encontrando un porcentaje de incidencia de 37,5% y 62,5% (Tabla 1).

Trichoderma	% Incidencia	
	FOC2	FOC4
T. abs	0	a
TJ5	37,5 ab	62,5 bc
TV3	87,5 c	62,5 bc
TD6	87,5 c	62,5 bc
TCL1	87,5 c	62,5 bc
TC6	62,5 bc	87,5 c
TC2	62,5 bc	100 c
TB1	75 bc	62,5 bc
TS2	75 bc	100 c
TP3	87,5 c	75 bc
TE5	87,5 c	75 bc
TCL6	75 bc	100 c
TCL4	75 bc	87,5 c
TV4	100 c	87,5 c
TM1	87,5 c	100 c
T. ref.	87,5 c	87,5 c
TD7	87,5 c	100 c
TD3	100 c	87,5 c
TCL2	100 c	87,5 c
TC9	87,5 c	100 c
TC8	87,5 c	87,5 c
TC12	100 c	100 c

Tabla 1. Efecto de los aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp., sobre la incidencia de la enfermedad Mal de Panamá en ocho semanas de evaluación

Letras obtenidas a partir de las probabilidades calculadas para la diferencias de proporciones pareadas ($p \leq 0,05$).

El aislamiento endofítico de *Trichoderma* spp., TJ5 demostró efecto de reducción en la incidencia al final de la octava medición, estos resultados son consistentes en estudios realizados por Thangavelu et al. (2003) y Mitov y Oliva (1975) donde se presentan reducciones de la enfermedad desde un 48 hasta 51%. El aislado TJ5 retrasó la aparición de los síntomas externos en más de tres semanas, aumentando el período de incubación de la enfermedad en condiciones de invernadero. Este efecto en retardar el período de incubación de la enfermedad, posiblemente se deba a la colonización y establecimiento temprano en el sustrato, en el sistema radical, en los tejidos internos del cormo y los tejidos vasculares de la planta. Mostrando una mayor competencia para ocupar estos espacios, que son colonizados por la mayoría de los patógenos oportunistas o fitopatógenos.

Con respecto a la severidad el tratamiento que menor amarillamiento y marchitez presentó fue TC9-FOC2, en comparación a los testigos referenciales y el testigo absoluto que no presentó síntomas externos de severidad. Obteniendo TC9 una reducción de la enfermedad del 92% en el amarillamiento y marchitez para el aislado FOC2, en comparación a los testigos referenciales. Además TP3 y TCL1 redujeron los síntomas externos hasta un 90% para FOC4 y FOC2 respectivamente (Tabla 3).

Tabla 2. Efecto de los aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp., y porcentajes de reducción (entre paréntesis) sobre el amarillamiento y severidad de la enfermedad Mal de Panamá en ochos semanas de evaluación

Trichoderma	Amarillamiento		Marchitez	
	FOC2	FOC4	FOC2	FOC4
T.abs.	1(100) ^a		1(100) ^a	
TC9	1,4(92) ^{ab}	1,73(85) ^{bcdef}	1,4(92) ^{ab}	1,71(86) ^{bcdefgh}
TP3	2,58(68) ^{ijklmn}	1,48(90) ^{abc}	2,54(69) ^{lmnopq}	1,45(91) ^{abc}
TCL1	1,52(90) ^{abc}	1,9(82) ^{bcdefgh}	1,52(90) ^{abcd}	1,86(83) ^{bcdefghij}
TC2	1,6(88) ^{bcd}	2,69(66) ^{klmno}	1,58(88) ^{bcde}	2,65(67) ^{nopq}
TV3	2,57(69) ^{ijklmn}	1,63(87) ^{bcde}	2,57(69) ^{mnopq}	1,58(88) ^{bcde}
TD6	1,67(87) ^{bcdef}	1,74(85) ^{bcdef}	1,62(88) ^{bcdef}	1,74(85) ^{bcdefghi}
TV4	1,69(86) ^{bcdef}	3,05(59) ^{nop}	1,69(86) ^{bcdefg}	3,05(59) ^{qrs}
TS2	1,71(86) ^{bcdef}	3,13(57) ^{op}	1,69(86) ^{bcdefgh}	3,04(59) ^{qrs}
TD3	1,73(85) ^{bcdef}	2,13(77) ^{defghij}	1,71(86) ^{bcdefgh}	2,12(78) ^{fghijklmn}
TB1	1,75(85) ^{bcdef}	3,31(54) ^p	1,73(85) ^{bcdefghi}	3,22(56) ^{rs}
TJ5	1,76(85) ^{bcdef}	2,13(77) ^{defghij}	1,74(85) ^{bcdefghi}	2,06(79) ^{efghijklm}
TC8	1,81(84) ^{bcdefg}	2,71(66) ^{lmno}	1,77(85) ^{bcdefghi}	2,67(67) ^{opqr}
TC6	1,98(80) ^{cdefghi}	2,46(71) ^{ijklm}	1,98(80) ^{cdefghijk}	2,46(71) ^{klmnop}
T. ref.	2,07(79) ^{defghij}	3,35(53) ^p	2,02(80) ^{defghijklm}	3,25(55) ^s
TC12	2,21(78) ^{defghij}	2,54(69) ^{ijklmn}	2,02(80) ^{defghijkl}	2,48(70) ^{klmnop}
TM1	2,13(77) ^{defghij}	2,38(72) ^{hijklm}	2,04(79) ^{defghijklm}	2,15(77) ^{fghijklmno}
TCL4	2,31(74) ^{ghijkl}	2,15(77) ^{efghij}	2,25(75) ^{ijklmno}	2,1(78) ^{efghijklm}
TD7	2,17(77) ^{fghijk}	2,17(77) ^{fghijk}	2,17(77) ^{ghijklmno}	2,17(77) ^{ghijklmno}
TCL2	3,25(55) ^p	2,38(72) ^{hijklm}	3,04(59) ^{qrs}	2,23(75) ^{hijklmno}
TCL6	2,4(72) ^{hijklm}	2,58(68) ^{ijklmn}	2,4(72) ^{ijklmnop}	2,52(70) ^{lmnopq}
TE5	2,9(62) ^{mnop}	2,83(63) ^{lmnop}	2,93(61) ^{pqrs}	2,81(64) ^{pqrs}

Datos corresponden al promedio de 6 evaluaciones. Letras distintas indican diferencias significativas ($p \leq 0.05$).

Evaluación de síntomas internos

Para la decoloración del cormo los aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp., TC9, TD3, TD6, TC12, TCL1, TC8, TJ5, TC2, TCL4, TP3, TD7, TC6 y TS2 (Figura 3) presentaron los menores niveles de decoloración, en comparación al resto de los tratamientos (Figura 4). Sobresaliendo TC9 con 74% en la reducción de la decoloración del cormo (Tabla 4).

Trichoderma	Decoloración del cormo
TC9	2,31(74) ^a
TD3	2,56(69) ^{ab}
TD6	2,64(67) ^{abc}
TC12	2,7(66) ^{abc}
TCL1	2,71(66) ^{abc}
TC8	2,75(65) ^{abc}
TJ5	2,87(63) ^{abcd}
TC2	2,88(62) ^{abcde}
TCL4	2,94(61) ^{abcde}
TP3	2,95(61) ^{abcde}
TD7	3,16(57) ^{abcde}
TC6	3,25(55) ^{abcde}
TS2	3,36(53) ^{abcde}
TV4	3,36(53) ^{bcde}
TCL6	3,39(52) ^{bcde}
TB1	3,48(50) ^{cde}
TV3	3,55(49) ^{cde}
TCL2	3,57(49) ^{cde}
TM1	3,75(45) ^{de}
TE5	3,93(41) ^e

Tabla 3. Efecto de los aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp., y porcentajes de reducción (entre paréntesis) sobre la decoloración del cormo de vitroplantas del banano del cultivar Gros Michel (AAA) en la prueba de biocontrol

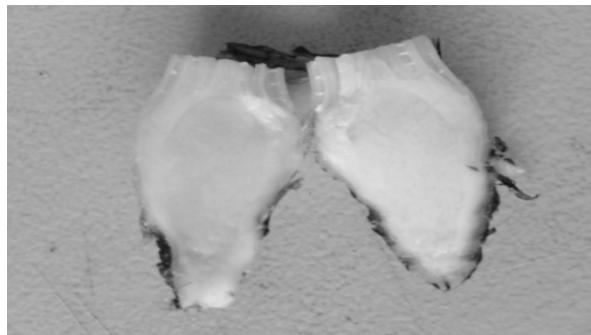


Figura 4. Cormos de plántulas de banano del cultivar Gros Michel (AAA) protegidas con aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp., sin síntomas de decoloración de la enfermedad Mal de Panamá.

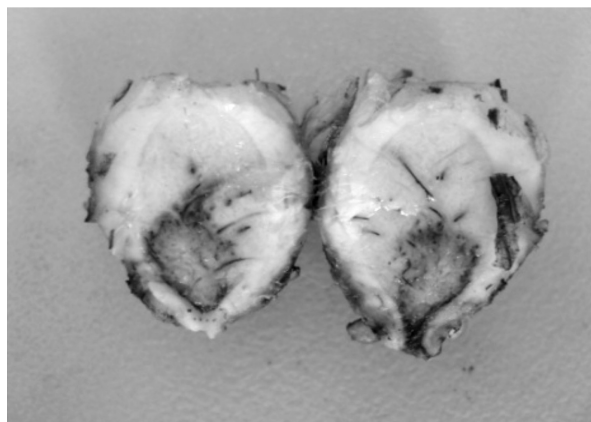


Figura 5. Decoloración severa del cormo en plántulas de banano del cultivar Gros Michel (AAA) causado por la enfermedad Mal de Panamá.

Letras distintas indican diferencias significativas ($p \leq 0.05$). Las letras son raíz cuadrada.

La severidad de los síntomas externos e internos de la enfermedad Mal de Panamá fueron reducidos por las inoculaciones tempranas de los aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp., en condiciones de invernadero (Figura 4 y 5). Sin embargo, su capacidad de reducción de la severidad difiere con respecto a cada aislado de FOC2 y FOC4 (Figura 4 y 5). Estos resultados concuerdan con Pérez et ál. (2003) y Pérez et ál. (2009) que reportaron la eficacia de *Trichoderma harzianum* A34 en la reducción de la incidencia y síntomas externos de la enfermedad Mal de Panamá en plantas de Burro CEMSA Bluggoe -ABB, FHIA 03 -AABB y FHIA 23 -AAAB, además de mantener su producción por más de cinco años en suelos conducibles a la enfermedad.

Medición de las variables peso foliar, peso radical y peso de la planta

Los aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp., favorecieron un aumento significativo en los parámetros evaluados en las plantas de banano del cultivar de Gros Michel (AAA), siendo TCL1 que obtuvo el mayor peso de raíz de 9,6 gramos, peso del follaje de 21,5 gramos y peso de la planta con 31 gramos; en comparación al testigo absoluto y los testigos referenciales. El hongo endofítico TCL1 incremento los porcentajes de peso desde 109% hasta 148% con respecto al testigo absoluto. El *Trichoderma* TCL1 tiene un efecto significativo sobre el aislado 2 de *Fusarium oxysporum* f. sp. *cubense* raza 1 (Cuadro 4).

Tabla 5. Mejores aislamientos de *Trichoderma* spp., y porcentajes relativos (entre paréntesis) para las variables peso radical (g), peso del follaje (g) y peso de la planta (g) al sacrificar las plantas en la finalización del bioensayo de biocontrol

	Peso radical		Peso del follaje		Peso de la planta	
Trichoderma	FOC2	FOC 4	FOC2	FOC4	FOC2	FOC4
TCL1	9,6(148) ^a	7,1(109) ^{bcde}	21,5(117) ^a	17,1(93) ^{abcdef}	31(125) ^a	24,2(98) ^{abcde}
TC9	8,6(132) ^{ab}	8,2(126) ^{abc}	18,5(101) ^{abcdef}	19,8(108) ^{abc}	27,1(109) ^{abc}	28(113) ^{abc}
TC12	8,3(128) ^{abc}	6,4(98) ^{bcde}	19,1(104) ^{abcdef}	16,4(90) ^{abcdef}	27,4(110) ^{abc}	22,8(92) ^{bcde}
TC8	8,1(125) ^{abcde}	6,2(95) ^{cde}	18,5(101) ^{abcdef}	15(82) ^{bcdef}	26,6(107) ^{abcd}	21,2(85) ^{bcde}
TS2	8(123) ^{abcde}	5,1(78) ^e	20,6(113) ^{ab}	12,1(66) ^f	28,6(115) ^{ab}	17,1(69) ^e
TD7	6,6(102) ^{bcde}	7,8(120) ^{abcde}	19,3(105) ^{abcde}	19,4(106) ^{abc}	25,8(104) ^{abcde}	27,3(110) ^{abc}
TCL6	4,9(75) ^e	7,7(118) ^{abcde}	12,9(70) ^f	17,3(95) ^{abcdef}	17,8(72) ^{de}	24,9(100) ^{abcde}
TB1	7,4(114) ^{abcde}	5,1(78) ^{de}	18,3(100) ^{abcdef}	11,7(64) ^f	25,7(104) ^{abcde}	16,9(74) ^e
TJ5	7,3(112) ^{abcde}	6,8(105) ^{bcde}	19,2(105) ^{abcdef}	17,8(97) ^{abcdef}	26,5(107) ^{abcde}	24,5(99) ^{abcde}
TCL4	6,8(105) ^{bcde}	7,2(111) ^{bcde}	14,3(78) ^{cdef}	16,5(90) ^{abcdef}	21(85) ^{bcde}	23,6(95) ^{abcde}
TC2	7,1(109) ^{bcde}	5,7(88) ^{de}	17,4(95) ^{abcdef}	13,9(76) ^{def}	24,5(99) ^{abcde}	19,6(79) ^{de}
TD6	7,1(109) ^{bcde}	5,7(88) ^{de}	18,3(100) ^{abcdef}	15(82) ^{bcdef}	25,3(102) ^{abcde}	20,7(83) ^{cde}
TM1	5,9(91) ^{cde}	7,1(109) ^{bcde}	17,5(96) ^{abcdef}	18,1(99) ^{abcdef}	23,4(94) ^{abcde}	25,1(101) ^{abcde}
TD3	6,7(103) ^{bcde}	7(108) ^{bcde}	18,1(99) ^{abcdef}	17,2(94) ^{abcdef}	24,8(100) ^{abcde}	24,1(97) ^{abcde}
TC6	7(108) ^{bcde}	5(77) ^e	19(104) ^{abcdef}	13,7(75) ^{ef}	26(105) ^{abcde}	18,6(75) ^{de}
TP3	6(92) ^{cde}	6,8(105) ^{bcde}	13,6(74) ^f	19,4(106) ^{abcd}	19,6(79) ^{de}	26,3(106) ^{abcde}
T. refer.	6,7(103) ^{bcde}	6,3(97) ^{bcde}	13,7(75) ^{ef}	14,8(81) ^{bcdef}	20,4(82) ^{cde}	21,4(86) ^{bcde}
T. abs.	6,5(100) ^{bcde}		18,3(100) ^{abcdef}		24,8(100) ^{abcde}	
TV3	6,3(97) ^{bcde}	5,7(88) ^{de}	14,7(80) ^{bcdef}	16,1(88) ^{abcdef}	20,9(84) ^{bcde}	21,9(88) ^{bcde}
TCL2	6(92) ^{cde}	5,9(91) ^{cde}	13,9(76) ^{def}	14,7(80) ^{bcdef}	19,8(80) ^{cde}	20,6(83) ^{cde}
TE5	5,8(89) ^{cde}	5,1(78) ^e	15,2(83) ^{abcdef}	13(71) ^f	21(85) ^{bcde}	18(73) ^{de}
TV4	5,1(78) ^{de}	5,4(83) ^{de}	16,1(88) ^{abcdef}	14,9(81) ^{bcdef}	21,2(85) ^{bcde}	20,3(82) ^{cde}

Letras distintas indican diferencias significativas ($p \leq 0.05$).

En este estudio los aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp., incrementaron los parámetros de peso con la interacción de los aislados 2 y 4 de *Foc*. Esto es favorecido por la colonización y el establecimiento de los aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp., en la rizosfera, promoviendo el crecimiento radical, del follaje y la disponibilidad de nutrientes como nitrógeno, fósforo, potasio, manganeso y hierro, vital para aumentar la resistencia a las enfermedades y mejorar la producción [5,18].

CONCLUSIONES

ANTIBIOSIS

Veinte de cincuenta aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp., redujeron significativamente el crecimiento radial de los aislamientos de *Fusarium oxysporum* f. sp. *cubense* en comparación con los testigos referenciales de los aislados 2 y 4 de *Foc*.

Los hongos endofíticos TV3 y TB1 inhibieron desde un 38,82 a 53,46% de crecimiento radial de *Fusarium oxysporum* f. sp. *cubense* en comparación con los testigos referenciales de los aislados 2 y 4 de *Foc*.

Los hongos endofíticos TB1, TC12, TC2, TC6, TC8, TC9, TCL1, TCL2, TCL4, TCL6, TD3, TD6, TD7, TE5, TJ5, TM1, TP3, TS2, TV3 y TV4 presentaron el mayor efecto de inhibición en la prueba de cocultivo y fueron seleccionados para la prueba de biocontrol.

BIOCONTROL

Entre los aislamientos endofíticos de *Trichoderma* spp., seleccionados en prueba de antibiosis y prueba de biocontrol, no existió consistencia, por lo tanto la antibiosis como mecanismo de acción se descarta.

El aislado endofítico de *Trichoderma* spp., TJ5 retardó la aparición de los síntomas externos

en más de tres semanas en comparación con los otros tratamientos, presentando 37,5% de incidencia.

Los hongos endofíticos TC9, TP3 y TCL1 redujeron desde un 92% hasta 90% la severidad de los síntomas externos de la enfermedad en comparación de los testigos referenciales.

Los hongos endofíticos TC9, TD3, TD6, TC12, TCL1, TC8 y TJ5 redujeron la severidad de los síntomas internos de la enfermedad desde un 74% hasta 63% en la decoloración del cormo en comparación a los demás tratamientos.

PROMOCION DE CRECIMIENTO

El hongo endofítico de *Trichoderma* spp., TCL1 incrementó el peso de la raíz, el peso del follaje y de la planta desde un 109% hasta 148% respectivamente en comparación al testigo absoluto.

Los aislados endofíticos de *Trichoderma* spp., TC9, TC8, TCL1 y TD6, presentaron los promedios más altos en el peso de la raíz con 0,67 y peso del follaje con 0,76.

AGRADECIMIENTOS

Al Servicio Alemán de Intercambio Académico (DAAD-Centroamérica). A la UNAN-León por mantenerme la confianza. Docentes y trabajadores del CATIE y Biblioteca Orton. Al equipo científico de Biodiversity international-CATIE por su orientación en esta investigación.

BIBLIOGRAFÍA

1. Aurore, G; Parfait, B; Fahrasmane, L. (2009), Bananas, raw material for making processed food product. *Trend in Food Science & Technology* 20:78-91.
2. Cañizares, C. (2003), Estudio sobre poblaciones de hongos endofíticos provenientes de suelos supresivos al nematodo barrenador *Radopholus*

- similis* (Cobb) Thorne en plantaciones comerciales de plátano en la zona de Talamanca, Tesis Mag. Sc., Centro Agronómico de Investigación y Enseñanza (CATIE), Turrialba, Costa Rica, 2003, 75 p.
3. Di Rienzo, A.J., Macchiavelli, R., Casanoves, F. (2009), Modelos Mixtos en InfoStat. Tutorial, Grupo InFoStat, FCA, Universidad Nacional de Córdoba, Argentina. 193 p.
 4. Harman, G.E., Howell, C.R., Viterbo, A., Chet, I., Lorito, M. (2004), *Trichoderma* species-opportunistic, avirulent plant symbionts. *Nature Review Microbiology* 2,43-56.
 5. Howell, CR. (2003). Mechanisms employed by *Trichoderma* species in the biological control of plant diseases: The history and evolution of current concepts. *Plant Disease* 87(1),4-10.
 6. Lara, D. (2009), Uso de bacterias endofíticas para el control biológico del Mal de Panamá (*Fusarium oxysporum* f. sp. *cubense*) en el cultivar Gros Michel (AAA). Tesis Mag. Sc. Centro Agronómico de Investigación y Enseñanza (CATIE), Turrialba, Costa Rica, 85 p.
 7. Menjivar, RD. (2005), Estudio del potencial antagonista de hongos endofíticos para el biocontrol del nematodo barrenador *Radopholus similis* en plantaciones de banano en Costa Rica. Tesis Mag. Sc., Centro Agronómico de Investigación y Enseñanza (CATIE), Turrialba, Costa Rica, 69 p.
 8. Mitov, N., Oliva, P. (1975), Estudio sobre el Mal de Panamá del Plátano en Cuba. *Revista de Agricultura* 8(2),12-29.
 9. Moore, N.Y., Bentley, S., Pegg, K.G., Jones, D.R. (1995), Fusarium wilt of banana. INIBAP. *Musa Disease* no.5:1-4.
 10. Orjeda, G. (1998), Evaluation of Musa germplasm for resistance to Sigatoka diseases and Fusarium wilt. INIBAP (International Network for improvement of banana and Plantain). Montpellier, Francia 19-29 p.
 11. Pérez, L., Batlle, A., Chacón, J., Montenegro, V. (2009), Eficacia de *Trichoderma harzianum* A34 en el biocontrol de *Fusarium oxysporum* f. sp. *cubense*, agente causal de la marchitez por *Fusarium* o Mal de Panamá de los bananos en Cuba. *Fitosanidad* 13(4),259-263.
 12. Pocasangre, L.E. (2008), Estado actual y manejo del Mal de Panamá en América Latina y el Caribe. In XVIII Reunión internacional de la Asociación para la cooperación en investigaciones de bananos en el Caribe y la América Tropical. Acorbat 10 al 14 de nov. Guayaquil, Ecuador. Resúmenes. p. 31.
 13. Pocasangre, L.E. (2009). Estado actual y manejo del manejo de Panamá en América Latina y el Caribe. In Reunión de grupo de interés sobre los riesgos de la raza tropical 4 de *Fusarium*, bbtv y otras plagas de Musáceas para la región del OIRSA, América Latina y el Caribe (Documentos de Programa y Resúmenes de la Reunión). 29 al 31 de julio. OIRSA, San Salvador, El Salvador. 18 p.
 14. Pocasangre, L; Perez-Vicente, L. 2010. Impacto potencial de la entrada de la raza tropical 4 del Mal de Panamá (*Fusarium oxysporum* f. sp. *cubense*) en la industria bananera y platanera de América Latina y el Caribe. In Pocasangre, LE; Perez, L; Martínez, E; Tapia, A; Guzmán, M; Brown, D. eds. Taller de entrenamiento sobre el diagnóstico y caracterización de la marchitez por *Fusarium* o Mal de Panamá. 22 al 26 de febrero, Turrialba, CR. 3 p.
 15. Ploetz, R.C. (1994), Panama disease: return of the first banana menace. *International journal of pest management* 40(4),326-336.
 16. Ploetz, R.C. (2006), Fusarium wilt of bananas is caused by several pathogens referred to as *Fusarium oxysporum* f. sp. *cubense*. *Phytopathology* 96(6),653-656.
 17. Thangavelu, R., Velazhahan, R., Santhiamoorthy, S. (2003), Biocontrol of fusarium wilt disease. In

- 2nd International symposium on fusarium wilt on banana. Programme and abstracts. 22-26 sept. Salvador de Bahia, BR. 34 p.
18. Vinale, F., Sivasithamparam, K., Ghisalberti, E.L., Marra, R., Woo, S.L., Lorito, M. (2008), *Trichoderma*-plant-pathogen interactions. Soil Biology & Biochemistry 40,1-10.
 19. Woo, S.L., Scala, F., Ruocco, M., Lorito, M. (2006), The molecular biology of the interactions between *Trichoderma* spp., Phytopathogenic Fungi, and plants. Phytopathology 96,181-185.