

Molina Mercader, Gloria; Zaldúa Flores, Salomé; González Vargas, Gastón; Sanfuentes Von Stowasser, Eugenio
Selección de hongos antagonistas para el control biológico de *Botrytis cinerea* en viveros forestales en Chile
Bosque, vol. 27, núm. 2, 2006, pp. 126-134
Universidad Austral de Chile
Valdivia, Chile

Disponible en: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=173113286007>

Selección de hongos antagonistas para el control biológico de *Botrytis cinerea* en viveros forestales en Chile

Screening to antagonistic fungi for *Botrytis cinerea* biocontrol in Chilean forest nurseries

Gloria Molina Mercader¹, Salomé Zaldúa Flores², Gastón González Vargas¹,
Eugenio Sanfuentes Von Stowasser^{2*}

¹ Biocaf Ltda., Camino a Coronel, Concepción.

*Autor de correspondencia: ² Universidad de Concepción, Facultad de Ciencias Forestales, Laboratorio de Patología Forestal, Victoria 631, Concepción, esanfuen@udec.cl

SUMMARY

Botrytis cinerea is one of the most important pathogens in Chilean forest nurseries. The disease control has been based on the use of fungicides; nevertheless, under certain conditions of disease pressure this practice has not been effective, besides its environmental problems due to its excessive use. The objective of this study was to select antagonistic fungi to *B. cinerea*, by means *in vitro* and nurseries assays, to determine its capacity as biocontrol agents of the «grey mould» disease in forest nurseries. The antagonistic potentials were obtained from the plants phytoplane, collected from forest nurseries. Seventy one fungi strains were evaluated in their capacity to reduce *in vitro* the pathogen colonization and sporulation by bioassays in *Eucalyptus* leaf discs. Selected strains were assayed under greenhouse conditions. *Pinus radiata* and *E. globulus* plants were sprayed with the pathogen (1×10^5 conidias/ml) and later treated with the antagonists (1×10^7 conidias/ml), evaluating the disease incidence and severity. In the *in vitro* assays, four strains of *Trichoderma*, three of *Clonostachys*, four of *Penicillium*, one of *Cladosporium* and other eight unidentified fungi strains did not significantly reduce pathogen colonization and sporulation. In the greenhouses assays, the strain *Clonostachys* (A-10) was able to reduce, in both *P. radiata* and *E. globulus*, the disease incidence and severity. These results allow concluding that antagonists selected have the potential to *B. cinerea* control in forest nurseries.

Key words: biological control, *Clonostachys*, *Trichoderma*, forest nurseries diseases, *Botrytis cinerea*.

RESUMEN

Botrytis cinerea es uno de los patógenos más importante en viveros forestales en Chile. El control de la enfermedad se ha basado en el uso de fungicidas; sin embargo, bajo ciertas condiciones de presión de enfermedad esta medida no ha sido eficaz, sumado a problemas ambientales debido a su uso excesivo. El objetivo de este estudio fue seleccionar hongos antagonistas a *B. cinerea*, mediante ensayos *in vitro* y de invernadero, y determinar su capacidad como agentes biocontroladores de este hongo en viveros forestales. Los potenciales antagonistas fueron obtenidos a partir del filoplano de plantas, colectadas desde viveros forestales. Fueron ensayadas 71 cepas de hongos, evaluadas en su capacidad para reducir la colonización y esporulación del patógeno en ensayos *in vitro*, mediante bioensayos en discos de hojas de *Eucalyptus globulus*. Las cepas seleccionadas fueron ensayadas bajo condiciones de invernadero. Las plantas de *Pinus radiata* y *E. globulus* fueron pulverizadas con el patógeno (1×10^5 conidias/ml) y después tratadas con los antagonistas (1×10^7 conidias/ml), evaluándose la incidencia y severidad de la enfermedad. En los ensayos *in vitro*, cuatro cepas de *Trichoderma*, tres de *Clonostachys*, cuatro de *Penicillium*, una de *Cladosporium* y otras ocho cepas de hongos no identificados redujeron significativamente la colonización y esporulación del patógeno. En los ensayos en invernadero, la cepa *Clonostachys* (A-10) fue capaz de reducir, tanto en *P. radiata* como en *E. globulus* la incidencia y severidad de la enfermedad. Estos resultados permiten concluir el potencial de los antagonistas seleccionados en el control de *B. cinerea*.

Palabras clave: control biológico, *Clonostachys*, *Trichoderma*, enfermedades en viveros forestales, *Botrytis cinerea*.

INTRODUCCIÓN

La enfermedad “moho gris”, causada por *Botrytis cinerea* Pers. ex Fr., se presenta en diversos cultivos, incluyendo viveros forestales de la V a la X Regiones de

Chile, donde afecta, preferentemente, a plantas del género *Eucalyptus*. Este patógeno también ha sido descrito sobre plántulas de *Pinus radiata* D. Don, durante su vivarización, atacando la porción apical (Butin y Peredo 1986). Tanto en *P. radiata* como en especies de *Eucalyptus*

tus, *B. cinerea* constituye un serio problema de pudrición en estaca durante las primeras etapas del establecimiento o “estaquillado”.

Los factores que favorecen la infección por *B. cinerea* son aquellos que resultan en daño físico producido a la planta (Coley-Smith *et al.* 1980, Figueredo *et al.* 2001, Sanfuentes y Ferreira 1997), que en el caso particular en viveros de *P. radiata* y *Eucalyptus* spp. en Chile, es especialmente importante el daño causado por heladas.

Una vez introducido *B. cinerea* en los cultivos, puede sobrevivir en sustrato orgánico, hojas muertas caídas en la superficie de los recipientes y en tejidos de plántulas como componente de la biota del filoplano (Sanfuentes y Ferreira 1997, Sharabani *et al.* 1999, Pande *et al.* 2001, Barnes y Shaw 2003).

Tradicionalmente el principal método de control de *B. cinerea* ha sido mediante el uso de fungicidas. Aunque estos continúan siendo el soporte del manejo del “moho gris”, recientes estudios han constatado una menor efectividad en las aplicaciones, producto del abrupto aumento de los niveles de resistencia del patógeno a fungicidas benzimidazoles, como también un desarrollo paulatino de resistencia a dicarboximidas, por el uso repetitivo de estos grupos de fungicidas (Ferreira 1989, Zhang *et al.* 1994, Col *et al.* 1994, Esterio y Auger 1997).

El público evidencia un descontento con residuos de fungicidas en el follaje y frutos; asimismo, se percibe una animadversión de la población contra la aplicación de productos químicos que dañan al hombre y al ambiente. La tendencia gubernamental a legislar restricciones en el uso de plaguicidas ha incentivado investigaciones orientadas a proporcionar nuevas alternativas de control efectivos y que disminuyan los residuos de agrotóxicos, incorporando medidas de manejo cultural y biológico (Zhang *et al.* 1994, Elad y Zimand 1991).

En este contexto, aparece como una alternativa viable la aplicación de un método biológico, especialmente diseñado como una estrategia dentro del concepto de manejo integrado de enfermedades.

Numerosos estudios realizados en cultivos de albahaca, garbanzo, frutilla, frambuesa, uva de mesa y vinífera, cebolla, tomate, bulbos de flores, especies de eucaliptos y píceas, han mostrado la efectividad del control biológico sobre *B. cinerea*, y que en algunos casos ha sido superior que los fungicidas recomendados para el cultivo (Sanfuentes y Ferreira 1997, Zhang *et al.* 1994, Esterio y Auger 1997, Peng y Sutton 1991, Elad *et al.* 1994, Zhang *et al.* 1996, Yu y Sutton 1997, 1999, Swadling y Jeffries 1995, Cole *et al.* 2004, Chaves y Wang 2004).

En Chile, el control biológico de *B. cinerea*, mediante antagonistas específicos, ha sido poco explorado. Entre los casos operacionales que es posible citar, se encuentran la satisfactoria protección de vides, mediante el producto Trichodex®, elaborado a base del hongo *Trichoderma harzianum* (T₃₉) (Esterio y Auger 1997). El uso de este tipo de “botriticidas” aún no se ha aplicado

en viveros forestales, donde *B. cinerea* es el principal problema biótico en la producción de plantas de *E. globulus* en contenedores.

Debido a los problemas mencionados previamente, y a la evidencia de éxito obtenido en otros cultivos en la aplicación de control biológico, esta investigación se planteó como objetivo principal seleccionar antagonistas contra *B. cinerea*, para ser empleados en el control biológico del “moho gris” en viveros forestales.

MÉTODOS

Aislamiento de B. cinerea y producción de inóculo. La cepa de *B. cinerea* utilizada en los ensayos fue aislada a partir de plantas de *P. radiata*, con síntomas de “moho gris”, provenientes del Vivero Carlos Douglas, propiedad de Forestal Mininco S.A. localizado en la comuna de Yumbel, VIII Región.

Acículas y tallos de las plantas fueron seccionados en trozos y dispuestos dentro de placas Petri, con papel absorbente humedecido en agua destilada estéril (ADE), conformando una cámara húmeda para estimular la esporulación del patógeno.

Una vez producida la esporulación, se colectaron las conidias mediante estilete estéril, las que fueron sembradas en placas Petri conteniendo agar papa dextrosa (APD), con 100 µg/mL de sulfato de estreptomicina (SE) y repicadas hasta obtener cultivos puros. Luego, estos fueron almacenados en tubos de ensayo con APD inclinado y mantenidos a 4°C hasta su uso.

Para la producción de inóculo, se procedió a repicar desde la cepa almacenada a tubos con medio de cultivo APD e incubados a 22 ± 1°C, con fotoperiodo de 12 h, durante diez días. Las esporas producidas en los cultivos se colectaron con ADE, para luego determinar la concentración de conidias en la suspensión mediante hematocímetro, previo a la aplicación.

Aislamiento y producción de inóculo de antagonistas. Se realizaron visitas a viveros forestales de la VII y VIII Región, entre los meses de mayo a junio de 2001, recolectándose muestras de plantas de *E. globulus* y *P. radiata*. Las plantas seleccionadas no presentaban síntomas o signos de enfermedades.

Desde el follaje de estas plantas se procedió a realizar los aislamientos para obtener las cepas de hongos potenciales antagonistas a *B. cinerea*, basándose en la metodología descrita por Peng y Sutton (1991). En este método, se utilizaron 30 g de hojas de *E. globulus* y de acículas de *P. radiata*, que fueron seccionadas y colocadas, por separado, en matraces de Erlenmeyer con 250 mL de ADE y 50 µL/L de Tween 20 y mantenida en suspensión, en agitación continua durante 30 min (Sanfuentes y Ferreira 1997, Peng y Sutton 1991). Desde la suspensión en agitación se tomaron alícuotas de 1 mL, procediéndose a

realizar diluciones hasta 10^{-2} . De la última, se depositaron alícuotas de 0,5 ml, en placas Petri que contenían APD con 100 mg/L de SE, e incubadas durante cinco días a $22 \pm 1^\circ\text{C}$, en oscuridad (Sanfuentes y Ferreira 1997).

Las colonias de hongos obtenidas se repicaron a tubos con APD inclinado, los que fueron almacenados a $4 \pm 1^\circ\text{C}$ hasta su utilización en los ensayos de selección.

Para la producción de inóculo, las cepas almacenadas fueron repicadas a placas Petri conteniendo APD e incubadas a $25 \pm 1^\circ\text{C}$ durante cinco días. Las esporas producidas en los cultivos se colectaron con ADE, determinándose la concentración de conidias en la suspensión mediante un hematocitómetro.

Selección de antagonistas. La selección de antagonistas fue realizada, en una primera etapa, utilizando ensayos *in vitro* de acuerdo a la metodología descrita por Peng y Sutton (1991) adaptada por Sanfuentes y Ferreira (1997). Discos de hojas de *E. globulus* tratados previamente con hipoclorito de sodio comercial (10%) fueron dispuestos en placas Petri estableciendo una cámara húmeda.

Sobre los discos fueron aplicados los hongos potenciales antagonistas en una concentración de 10^7 conidias/mL y luego de 24 horas se asperjó *B. cinerea* en concentración de 10^5 conidias/mL, adicionada con glucosa 1 g/L. Al día siguiente, los discos de hojas fueron colocados en medio de cultivo PCA, que contenía agar (20 g/L), paraquat (dcloruro de paraquat) 1 g/L y cloranfenicol 50 mg/L, siendo incubados durante siete días a $26 \pm 1^\circ\text{C}$.

Fueron probadas 71 cepas de hongos, en siete ensayos, debido a la dificultad de evaluarlas simultáneamente. Cada cepa fue evaluada empleando cuatro repeticiones, y la unidad experimental fue la placa Petri que contenía 10 discos de hojas. El tratamiento testigo sólo recibió la aplicación de *B. cinerea*. Adicionalmente, en cada ensayo se incluyeron dos unidades experimentales, sin tratamiento alguno, para observar la presencia de microorganismos endófitos.

Para la evaluación del ensayo se confeccionó una escala visual de acuerdo a Peng y Sutton (1991), obteniéndose un Índice de Esporulación por Tratamiento (*IET*), que consideró la colonización y abundancia de conidióforos de *B. cinerea* en la superficie del disco de hoja de *E. globulus* (cuadro 1).

El cálculo de este índice de esporulación por tratamiento se realizó a través de la siguiente fórmula:

$$IET = \frac{\sum_{j=1}^N GE_j \times n_j}{N} \quad [1]$$

Donde *IET* correspondió al índice de esporulación por tratamiento, GE_j fue el grado de esporulación asignado según escala visual, n_j la cantidad de discos en el grado y N el número total de discos evaluados.

Efecto de cepas seleccionadas en la supresión de *B. cinerea*, aplicados antes y después del patógeno. Las cepas de *Trichoderma* A6, A27, A30 y A58 y *Clonostachys* A10, A11 A14 y A32, que presentaron los mayores niveles de inhibición de *B. cinerea* en la selección *in vitro*, fueron ensayadas en dos ocasiones. El primer ensayo fue de acuerdo a la metodología descrita previamente en el ensayo de selección, y en el segundo ensayo sólo fue modificada la aplicación de *B. cinerea*, que se realizó 24 h después de la cepa de antagonista.

Efecto de los antagonistas en el control de *B. cinerea* en ensayos sobre *E. globulus* en vivero. El ensayo fue conducido en el invernadero de la empresa Biocaf, ubicado en el predio Escuadrón, camino a Coronel, VIII Región. Fueron utilizadas plantas de *E. globulus* proporcionadas por Forestal Mininco S.A., las que presentaban buen estado sanitario, de 30 cm. de altura y diámetro a la altura del cuello (DAC) de 0,5 cm.

Los tratamientos aplicados fueron las cepas de *Trichoderma* (A6, A27, A30 y A58) y *Clonostachys* (A10, A11, A14 y A32), el fungicida fehexamid (Teldor 50% WP) en dosis 1 g/L y el control, en que sólo fue aplicado *B. cinerea*. El inóculo de los antagonistas y patógeno fueron aplicados en concentraciones de 10^7 y 10^5 conidias/ml en ADE, respectivamente. En la suspensión de esporas de *B. cinerea*, se adicionó glucosa (1 g/L) (Elad *et al.* 1994).

El patógeno fue aplicado a la totalidad de las plantas el 15 de septiembre del 2003 y al día siguiente se aplicaron las suspensiones de esporas de los antagonistas seleccionados. Ambas aplicaciones de patógeno y antagonistas se repitieron quince días después en la misma secuencia. El ensayo en su totalidad duró dos meses.

El riego por aspersión fue suspendido por 48 h desde el día de aplicación del patógeno, regándose sólo al cuello de la planta, para evitar mojar el follaje. Se registraron diariamente temperatura y humedad tres veces al día.

Cuadro 1. Escala visual basada en el grado de colonización y esporulación de *B. cinerea* (GE) en discos de hojas de *E. globulus*.

Visual scale based on *B. cinerea* colonization and sporulation level (GE) in *E. globulus* leaf disks assays

GE	Descripción
1	Sin presencia de <i>B. cinerea</i> .
2	Esporulación menor del 25%.
3	Esporulación entre 25 y 50%.
4	Esporulación mayor del 50%.
5	Esporulación 100%, conidióforos dispersos.
6	Esporulación 100%, conidióforos se encuentran distribuidos en forma irregular.
7	Conidióforos se observan colonizando todo el disco en forma abundante y homogénea.

Cada tratamiento consistió de cuatro repeticiones, y la unidad experimental estuvo constituida por 80 plantas (contenidas en una bandeja), las que fueron distribuidas totalmente al azar dentro del invernadero.

Para la evaluación se colectaron seis plantas por bandeja, 24 plantas por tratamiento, a las cuales se les cortó la raíz para luego ser colocadas en bolsas transparentes conteniendo algodón estéril embebido en ADE, conformando una cámara húmeda que fue mantenida a $22 \pm 1^\circ\text{C}$, durante siete días. Posteriormente, las plantas fueron revisadas con lupa estereoscópica (x 8), determinando la presencia de signos del patógeno, en el tallo y follaje, de acuerdo a la siguiente escala elaborada para tal efecto: (1) ausencia de esporulación, (2) esporulación < 12%, (3) esporulación > 25% y < 50%, (4) esporulación > 50% y (5) 100% de esporulación. En cada tratamiento se obtuvo el índice de esporulación aplicando la fórmula *IET* [1], donde GE_j fue el grado de severidad asignado, según la escala visual, n_j la cantidad de plantas en el grado y N el número total de plantas evaluadas por bandeja.

Se calcularon la incidencia promedio (*IP*) del patógeno y el porcentaje utilizando la siguiente fórmula:

$$IP = \frac{\sum_{j=1}^j \frac{n_j}{N_j}}{R} \quad [2]$$

Donde n_j corresponde a la cantidad de plantas con presencia de *B. cinerea* en la repetición, N_j cantidad total de plantas en la repetición y R cantidad de repeticiones por tratamiento.

Los porcentajes de control para cada tratamiento se calcularon de la siguiente forma:

$$\text{Porcentaje de control} = 100 - \left(\frac{\text{IP antagonista} \cdot 100}{\text{IP control}} \right) \quad [3]$$

*Efecto de los antagonistas en el control de *B. cinerea* en ensayos sobre *P. radiata* en vivero.* El ensayo se realizó en el invernadero del vivero “Carlos Douglas”, de propiedad de la empresa Forestal Mininco S.A., localizado en la Comuna de Yumbel, VIII Región. Fueron empleadas plantas de *P. radiata* de 8 meses de edad, de aproximadamente 40 cm de altura y 1 cm de DAC, que presentaban buen estado sanitario.

Los antagonistas fueron asperjados sobre el follaje de las plantas el 15 de mayo de 2004, a una concentración de 10^7 conidios/mL, en tres oportunidades, a intervalos de 15 días. Adicionalmente, se realizaron dos aplicaciones 48 h antes que los antagonistas, con *B. cinerea* a 10^5 conidios/mL, coincidiendo con la primera y segunda aplicaciones de los antagonistas, con la finalidad de incrementar y homogeneizar la presencia de inóculo del pató-

geno. Los fungicidas fueron aplicados en las mismas ocasiones que los antagonistas. El ensayo tuvo una duración total de 45 días.

Después de la primera aplicación del patógeno y los antagonistas, en cada oportunidad las plantas se mantuvieron cubiertas bajo plástico transparente durante 24 h, para asegurar el mojamiento foliar y favorecer la germinación de las esporas del patógeno y antagonistas. Posteriormente, se mantuvo alta humedad relativa, mediante nebulización periódica. Se registró diariamente la humedad relativa y la temperatura tres veces al día (9, 12 y 17 h).

El ensayo consistió de seis tratamientos; dos cepas de *Trichoderma* (A6 y A27), dos de *Clonostachys* (A10 y A11), el tratamiento fungicida, mediante la aplicación intercalada de Switch (cyprodinil), Sumiscrex (fludioxonil + procymidona), en dosis de 3,3 g/L y el tratamiento control, que sólo recibió aplicación del patógeno. Fueron empleadas cuatro repeticiones por tratamiento y la unidad experimental estuvo constituida por 96 plantas (bandeja), las que fueron distribuidas totalmente al azar dentro del invernadero.

Se evaluaron incidencia y severidad de la enfermedad en las 60 plantas centrales de la cada bandeja. Para la severidad cada planta se dividió en tres tercios, donde se observó la presencia o ausencia de signos del patógeno, de acuerdo a escala descrita previamente.

Análisis estadístico. Todos los ensayos siguieron un diseño experimental completamente al azar. El análisis de los resultados (*IET*) se realizó mediante la prueba no paramétrica de Kruskal-Wallis con el auxilio del programa STATISTICA. Para las comparaciones múltiples se utilizó la prueba de contraste de Kruskal-Wallis con 95% de confianza.

RESULTADOS

Ensayos in vitro. Selección de antagonistas. De entre 144 cepas de hongos aisladas desde el filoplano de plantas de *P. radiata* y *E. globulus*, fueron evaluadas 71 cepas, privilegiando para las pruebas de selección aquellas pertenecientes al género *Trichoderma* y de la especie *Clonostachys rosea* (= *Gliocladium roseum*) (cuadro 2). De las cepas ensayadas, 20 (28, 2% del total) redujeron significativamente la colonización y esporulación de *B. cinerea*, de las cuales el 60% presentó *IET* menor a 2. Entre las cepas que evidenciaron mayor efecto inhibitorio sobre la esporulación de *B. cinerea*, tres pertenecieron a la especie *C. rosea* (A10, A11, A32) con *IET* entre 1,0 y 1,37, y otras cuatro al género *Trichoderma* (A6, A27, A30 y A58) con *IET* entre 1,0 y 1,9 (cuadro 2).

Cuadro 2. Esporulación de *B. cinerea* (IET) en discos de hojas de *E. globulus* tratados con 71 cepas de hongos antagonistas.
Botrytis cinerea colonization and sporulation (IET) in *E. globulus* leaf disks assays treated with antagonists fungi strains.

Ensayos													
1		2		3		4		5		6		7	
Cepa	IET *	Cepa	IET	Cepa	IET	Cepa	IET	Cepa	IET	Cepa	IET	Cepa	IET
A1	1,65	A6	1,00 a	A18	5,32	A23	4,80 bc	A31	4,25 bcdef	A45	3,03 abc	A58	1,9 a
A2	4,22 ab	A7	1,03 ab	A21	5,80	A24	6,30 c	A32	1,37 a	A46	1,00 a	A59	4,4 abc
A3	6,72 b	A9	6,83 c	A22	6,33	A25	4,53 bc	A33	2,35 abc	A47	6,22 d	A60	6,6 de
A4	6,65 b	A10	1,00 a	C	6,88	A26	3,03 bc	A34	4,17 cdef	A48	4,92 cd	A61	5,7 cd
A5	1,57 a	A11	1,10 ab	-	-	A27	1,37 a	A35	5,62 f	A49	3,20 bcd	A62	6,4 de
C **	4,73 ab	A12	1,57 bc	-	-	A28	1,37 a	A36	4,75 ef	A50	2,22 abc	A63	7,0 e
-	-	A13	1,57 bc	-	-	A29	1,98 ab	A37	3,90 bcdef	A51	1,40 ab	A64	5,3 bcd
-	-	A14	1,57 bc	-	-	A30	1,45 a	A38	2,47 abcd	A52	1,00 a	A65	6,3 de
-	-	A15	1,57 bc	-	-	C	5,3 bc	A39	2,90 abcde	A53	1,00 a	A66	5,9 cde
-	-	C	4,73 c	-	-	-	-	A40	4,58 def	A54	5,32 cd	A67	2,9 ab
-	-	-	-	-	-	-	-	A41	2,32 ab	A55	4,92 cd	A68	5,5 bcd
-	-	-	-	-	-	-	-	A42	2,93 abcde	A56	5,10 cd	A69	5,9 cde
-	-	-	-	-	-	-	-	A43	4,80 ef	A57	3,10 bcd	A70	5,5 bcd
-	-	-	-	-	-	-	-	A44	5,53 f	C	3,3 bcd	A71	4,6 abc
-	-	-	-	-	-	-	-	C	6,3 f	-	-	C	6,7 de

* Índice de esporulación por tratamiento.

** Control, sólo aplicación de *B. cinerea*.

Letras diferentes en la columna indican diferencias significativas ($P < 0,05$).

También se constató que otros tipos de hongos como *Cladosporium* sp. (A28) y *Penicillium* spp. (A7, A46, A52, A53) presentaron altos niveles de inhibición del patógeno, con IET entre 1,0 y 1,03. De las restantes cepas que presentaron efecto significativo en la supresión de *B. cinerea* (A33, A38, A39, A41, A42, A59, A67 y A71) correspondieron a hongos demateáceos y coelomicetes no identificados, todas con IET mayor a 2,32. Tanto las cepas de *Cladosporium*, *Penicillium*, como aquellas no identificadas, fueron descartadas de los ensayos de supresión posteriores, por razones que se señalan en la discusión.

*Efecto de los antagonistas seleccionados en la supresión de *B. cinerea*, aplicados antes y después del patógeno.* Todas las cepas de antagonistas redujeron significativamente la esporulación de *B. cinerea*, presentando resultados semejantes a los obtenidos en el ensayo de selección *in vitro* (cuadro 3).

Tanto cuando los antagonistas se aplicaron en forma previa al patógeno como posterior, se obtuvo reducción de la esporulación de *B. cinerea*.

En el primer caso, la esporulación de *B. cinerea* (IET) fue cercana a 1 para los tratamientos con las cepas antagonistas A6, A10, A11 y A32 (IET 1,12 a 1,19), indicando que prácticamente se inhibió casi por completo la colonización y esporulación del patógeno en los discos de hojas. En relación a los resultados obteni-

Cuadro 3. Efecto de los antagonistas seleccionados en la supresión de *B. cinerea* sobre en discos de hojas de *E. globulus*, aplicados antes y después del patógeno.

Antagonist and fungicide effect in *B. cinerea* suppression on *E. globulus* leaf disks assays.

Tratamiento	Aplicación antagonista*			
	Antes		Después	
	IET	Rango	IET	Rango
<i>Trichoderma</i> (A6)	1,13a	1,0 - 1,5	1,98b	1,8-2,2
<i>Clonostachys</i> (A10)	1,13a	1,0-1,5	1,20a	1,0-1,6
<i>Clonostachys</i> (A11)	1,12a	1,0-1,3	1,17a	1,0-1,5
<i>Clonostachys</i> (A14)	1,37a	1,2-1,6	1,20a	1,0-1,6
<i>Trichoderma</i> (A27)	1,38a	1,2-1,6	1,25a	1,0-1,5
<i>Trichoderma</i> (A30)	1,41a	1,1-1,7	1,88b	1,8-2,0
<i>Clonostachys</i> (A32)	1,19a	1,0-1,7	1,05a	1,0-1,1
<i>Trichoderma</i> (A58)	1,73b	1,1-2,4	1,90b	1,8-2,0
<i>B. cinerea</i>	6,35c	5,7-7,0	4,6c	4,5-4,8

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

dos en el ensayo de selección, las cepas A6, A10, A11 y A27 presentaron una leve disminución en la eficiencia en la supresión de la esporulación, contrariamente las cepas A14, A30, A32 y A58 aumentaron la eficiencia en control.

En el segundo caso, todos los antagonistas fueron capaces de reducir la esporulación del patógeno, presentando diferencias significativas con el tratamiento control (cuadro 3). Al igual que en el caso anterior, se verificó una disminución en la efectividad de algunas cepas en el control de *B. cinerea*, con respecto al ensayo de selección, en cambio las cepas de *Clonostachys* A14 y A32 y *Trichoderma* A27 aumentaron levemente el nivel de control del patógeno.

Efecto de los antagonistas en el control de *B. cinerea* en ensayos sobre *E. globulus* en vivero. En el ensayo de antagonistas sobre *E. globulus* todas las cepas de hongos antagonistas fueron capaces de controlar *B. cinerea* (cuadro 4), presentando diferencias significativas con el control. Los mejores resultados se obtuvieron con las cepas *Clonostachys* A10, A11 y *Trichoderma* A27, todas con IET \leq 1,3 y reducción en la incidencia mayor o igual a 85%, verificándose el potencial de estos antagonistas para el control de *B. cinerea*, y superando al tratamiento con fungicida, el cual no tuvo efecto sobre el patógeno (cuadro 4).

Se observó esporulación sobre el tallo de las plantas tanto de los antagonistas como del patógeno, y en hojas sólo se constató esporulación de los antagonistas. Además, se detectó ocasionalmente la presencia en las hojas de otros hongos, como *Pestalotiopsis spp.* y *Penicillium spp.*

Estos resultados son comparables con los obtenidos en los ensayos *in vitro*, referentes a la efectividad de los antagonistas en la supresión de la esporulación de *B. cinerea*. En este ensayo, los antagonistas A6, A10, A11, A14, A27, A30 y A32 fueron eficientes en el con-

Cuadro 4. Efecto de los antagonistas y fungicidas sobre *B. cinerea*, en plantas de *E. globulus*, en ensayo de invernadero Biocaf.

Antagonist and fungicide effect against *B. cinerea* on *E. globulus* plants, Biocaf nursery assay.

Tratamiento	IET	Rango	IP <i>B. cinerea</i> (%)***
<i>Trichoderma</i> (A6)	1,7 a*	1,3-2,2	20,8 (75)
<i>Clonostachys</i> (A10)	1,3 a	1,0-1,7	12,5 (85)
<i>Clonostachys</i> (A11)	1,3 a	1,0-1,7	8,3 (90)
<i>Clonostachys</i> (A14)	1,5 a	1,3-2,0	16,7 (80)
<i>Trichoderma</i> (A27)	1,2 a	1,0-1,7	8,3 (90)
<i>Trichoderma</i> (A30)	1,5 a	1,2-2,0	20,8 (75)
<i>Clonostachys</i> (A32)	1,4 a	1,3-1,7	12,5 (85)
<i>Trichoderma</i> (A58)	2,0 b	1,7-2,5	45,8 (45)
Teldor 50% WP	4,7 c	4,5-4,8	75,0 (10)
<i>B. cinerea</i> (**)	4,8 c	4,8-4,8	83,3

* Letras diferentes en la columna indican diferencias significativas ($P < 0,05$)

** Sólo aplicación de *B. cinerea* (control).

*** Porcentaje de control en relación al tratamiento con *B. cinerea*

Cuadro 5. Efecto de antagonistas y fungicidas sobre *B. cinerea* en plantas de *P. radiata*, ensayo vivero Carlos Douglass.

Antagonist and fungicide effect against *B. cinerea* in *P. radiata* plants, Carlos Douglass nursery assay.

Tratamientos	IET	Rango	IP <i>B. cinerea</i> (%)***
Switch-Sumislex	1,07 a*	1,06-1,07	15,8 (77,8)
<i>Clonostachys</i> (A10)	1,21 b	1,05-1,30	42,6 (40,3)
<i>Clonostachys</i> (A11)	1,29 bc	1,19-1,36	55,4 (22,3)
<i>Trichoderma</i> (A27)	1,37 c	1,24-1,54	64,6 (9,4)
<i>Trichoderma</i> (A6)	1,43 c	1,34-1,50	71,9 (- 0,8)
<i>B. cinerea</i> (**)	1,37 c	1,28-1,51	71,3

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

** Sólo aplicación de *B. cinerea*.

*** Porcentaje de control en relación al tratamiento con *B. cinerea*.

trol del patógeno, presentando IET inferior a 1,7 y una reducción de la incidencia entre 75 y 90%.

Efecto de los antagonistas en el control de *B. cinerea* en ensayos sobre *P. radiata* en vivero. En el ensayo de antagonistas sobre *P. radiata* la aplicación de los fungicidas redujo significativamente el índice de esporulación de *B. cinerea* (IET 1,07), obteniendo un nivel de control de 77,8%. *Clonostachys* A10, también fue capaz de controlar el (IET 1,21), aunque el resultado fue inferior al tratamiento con fungicidas. Las cepas de *Trichoderma* A6 y A27 y *Clonostachys* A11 no tuvieron efecto en la reducción del patógeno, con una incidencia que fluctuó entre 55,4% y 71,9% (cuadro 5).

En relación a la severidad, expresada como proporción del tejido foliar con esporulación de *B. cinerea*, las tendencias fueron semejantes a los resultados de incidencia, sólo detectándose una reducción significativa en la severidad con la aplicación de fungicidas y *Clonostachys* A10, en relación al control (cuadro 6). Específicamente, se observaron diferencias significativas en el tercio superior de la planta sólo en el caso del fungicida y *Clonostachys* A10. En el tercio medio, los antagonistas *Clonostachys* A10 y A11 presentaron diferencias significativas con el control, aunque fueron inferiores al fungicida. En el tercio inferior, todos presentan diferencia significativa con el control y los antagonistas *Clonostachys* A10 y *Trichoderma* A27 tuvieron un efecto semejante al fungicida.

Los resultados obtenidos en los ensayos fueron semejantes a los obtenidos en los ensayos de selección *in vitro*, referente a la efectividad de los antagonistas en la supresión de la esporulación del patógeno, en donde los antagonistas A10 y A11 fueron los más consistentes en el control del patógeno.

Cuadro 6. Índice de esporulación de *B. cinerea* (SE), en tercio superior, medio e inferior en plantas de *P. radiata*, ensayo vivero Carlos Douglas.

Botrytis cinerea sporulation index (SE), in third up, middle and lower *P. radiata* plants, Carlos Douglas nursery assay.

Tratamientos	Esporulación de <i>B. cinerea</i>					
	Superior		Medio		Inferior	
	IET	Rango	IET	Rango	IET	Rango
Switch-Sumisplex	1,10 a*	1,07-1,15	1,05 a	1,02-1,08	1,05 a	1,05-1,08
<i>Clonostachys</i> (A10)	1,40 b	1,10-1,72	1,16 b	1,05-1,31	1,07 a	1,00-1,16
<i>Clonostachys</i> (A11)	1,54 c	1,42-1,67	1,17 b	1,08-1,33	1,16 b	1,02-1,25
<i>Trichoderma</i> (A27)	1,69 c	1,41-1,91	1,30 c	1,08-1,56	1,11 a	1,08-1,16
<i>Trichoderma</i> (A6)	1,66 c	1,52-1,88	1,41 c	1,35-1,45	1,21 b	1,11-1,32
Control (**)	1,55 c	1,42-1,83	1,25 c	1,12-1,40	1,32 c	1,28-1,38

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

** Sólo aplicación de *B. cinerea*.

DISCUSIÓN

Desde el filoplano de plantas de *E. globulus* y *P. radiata* en vivero, fue obtenido un total 144 cepas de hongos, de las cuales cerca del 50% fueron ensayadas contra *B. cinerea*. De estas el 26,8% presentó los mayores niveles de control, con esporulación del patógeno menor a 25% (*IET* \leq 2), seleccionándose ocho cepas, pertenecientes a los géneros *Clonostachys* y *Trichoderma* (cuadro 2), que incluyen especies ampliamente citadas como antagonistas para el control de *B. cinerea* (Sanfuentes y Ferreira 1997, Peng y Sutton 1991, Swadling y Jeffries 1995, Elad *et al.* 1996).

Los hongos potenciales antagonistas fueron aislados desde tallos y hojas de *E. globulus* y acículas de *P. radiata*, para aumentar la probabilidad de obtener cepas compatibles con el huésped y de esta forma incrementar la posibilidad de éxito en el biocontrol de *B. cinerea*. En este sentido, se ha planteado que el lugar más apropiado para la obtención de antagonistas es el propio hospedero o del mismo ambiente donde será utilizado (Peng y Sutton 1991, Bettoli 1991). Peng y Sutton (1991), Elad *et al.* (1996) y Sanfuentes y Ferreira (1997) utilizaron un método semejante en la selección de antagonistas y constataron la existencia de microorganismos en el filoplano de diversas plantas, capaces de competir con *B. cinerea*, obteniendo elevados niveles de control.

Entre las cepas de hongos que ejercieron control sobre *B. cinerea* (*IET* $<$ 2), algunas poseen antecedentes de ser patógenos sobre especies vegetales. *Cladosporium spp.* es un hongo común en el aire y que se ha detectado sobre especies frutales y ornamentales, produciendo manchas foliares, o como hiperparásito sobre tumores ocasionados en las plantas por otros patógenos (Ferreira 1989, Elad 1996, Smith *et al.* 1992). *Pestalotiopsis* es conocido como patógeno débil, que afecta a hospederos debilitados, el que ha sido observado en vivero provocando daño sobre

Eucalyptus (Ferreira 1989) y algunas coníferas (Smith *et al.* 1992). En cuanto a cepas de *Penicillium* que mostraron eficiencia en el control *in vitro* contra *B. cinerea*, algunas especies pueden ocasionar importantes problemas en poscosecha, provocando pérdidas por pudrición en frutas y bulbos (Elad *et al.* 1994, Smith *et al.* 1992, Sutton y Peng 1993). Debido a que estos hongos son potenciales patógenos en otros cultivos, fueron descartados para los ensayos siguientes, a pesar de los buenos niveles de control alcanzados.

Las cepas antagonistas *Trichoderma* (A6, A27, A30, A58) y *Clonostachys* (A10, A11, A14 y A30) fueron capaces de reducir la esporulación de *B. cinerea*, en todos los ensayos de selección *in vitro*. Los resultados fueron comparables a los obtenidos por Peng y Sutton (1991), Köhl *et al.* (1994) y Zhang *et al.* (1994) en ensayos similares, con niveles de supresión del patógeno para cepas de estos géneros entre 53 y 75%, indicando el potencial de los hongos ensayados para reducir la enfermedad en condiciones de campo.

En el ensayo realizado *in vitro*, que consideró previa aplicación del patógeno (24 h antes), se ratificó la efectividad de los agentes en el control de *B. cinerea* (cuadro 3). Los antagonistas al reducir la colonización y esporulación del patógeno en estas condiciones permiten predecir que estos hongos poseen una rápida germinación e inicián la actividad antagonista oportunamente (Sutton y Peng 1993).

La aplicación de este método *in vitro* de selección de antagonistas a *B. cinerea* ha proporcionado una confiable indicación de la actividad de supresión de los organismos en condiciones de campo (Peng y Sutton 1991), lo que fue confirmado con los ensayos realizados en viveros forestales en esta investigación.

En el ensayo realizado con *E. globulus* en vivero, la presencia de *Clonostachys* y *Trichoderma* sobre la superficie foliar de las plantas confirma que ambos hongos

son capaces de permanecer por un tiempo determinado y competir con otros microorganismos habitantes naturales del filoplano, atributo importante para la efectividad de antagonistas para el control de *B. cinerea*. La capacidad de los antagonistas de permanecer viables durante períodos secos, y colonizar el sustrato rápidamente, es característica de un antagonista adaptado al nicho de un tejido necrótico (Köhl *et al.* 1994, Zhang *et al.* 1994).

En este ensayo, las cepas de *Clonostachys* y *Trichoderma* redujeron la incidencia del patógeno entre 45-90% y superando la eficiencia del fungicida. Peng y Sutton (1991, 1993) obtuvieron resultados semejantes en ensayos de campo, donde *T. viride* y *C. rosea* fueron capaces de suprimir *B. cinerea*, superando a los fungicidas, alcanzando incluso 100% de control con la aplicación de *C. rosea*. Los resultados obtenidos en *E. globulus* (cuadro 5), referente a la superioridad de los antagonistas con respecto al fungicida, ha sido verificada en otras investigaciones y es considerado una evidencia para un eventual desarrollo comercial del producto. Köhl *et al.* (1994), aplicando Daconil M (clorothalonil + maneb), detectaron que este fungicida no fue capaz de disminuir la esporulación del patógeno. Swadling y Jeffries (1995), utilizando cepas de *Trichoderma sp.*, fueron tan efectivos como el fungicida diclofluanid, en el control del patógeno en frutillas. Peng y Sutton (1990) citado por Zhang *et al.* (1996) determinaron que cepas de *C. rosea* y *T. viride* fueron más efectivos que el fungicida Captan en la reducción de la pudrición de tomates y habas, tanto en ensayos de laboratorio como de invernadero.

En *P. radiata*, la cepa de *Clonostachys* A10 redujo significativamente la incidencia y la severidad del "moho gris", aunque logrando un nivel de control que puede considerarse sólo como moderado (40,3%). Este resultado, no completamente satisfactorio, puede ser explicado en parte por el efecto de ciertos factores como: ambientes extremadamente favorables para el desarrollo de la enfermedad, alta población del patógeno (10^5 conidias/ml) y, además, de algunos daños en la región apical de las plantas. De esta forma, al aumentar la cantidad del antagonista en relación a la población natural del patógeno, mayor periodicidad de las aplicaciones y determinar el momento oportuno de establecer los antagonistas, es posible aumentar las posibilidades de un control exitoso.

No es posible realizar mayores comparaciones entre los resultados obtenidos en los ensayos de invernadero, ya que existieron diferencias metodológicas entre estos. Sin embargo, el mayor periodo de tiempo comprendido entre la aplicación del patógeno y de los antagonistas (48 h), en el caso del ensayo en *P. radiata*, pudiera ser un factor que determinó el menor efecto de los antagonistas en el control de la enfermedad. Es conocido que la germinación de las conidias de *B. cinerea* es muy rápida, bajo condiciones ideales de temperatura y humedad, al igual que la penetración e infección (Peng y Sutton 1991, 1993).

De acuerdo a los dos ensayos de vivero, el control químico, si bien es cierto es una buena alternativa, no fue completamente eficiente, ya que en ambos casos existió una incidencia del patógeno no aceptable para la empresa (cuadros 4 y 5).

En el ensayo en *E. globulus*, las cepas de *Clonostachys* y *Trichoderma* fueron más efectivas que el fungicida aplicado. Este comportamiento no ocurrió en el ensayo en *P. radiata*, donde los fungicidas sistémicos cyprodinil+fludioxonil (Switch) y procymidona (Sumis-clex) fueron superiores a los antagonistas. Estos productos son eficientes para controlar *B. cinerea* durante los procesos de germinación de conidias en la superficie de las hojas, penetración y colonización, pero su efecto es restringido en tejidos necrosados de la planta (Cabral y Cabral 1995). Los resultados variables obtenidos con los fungicidas auguran algunas de las ventajas que presenta el control biológico sobre el químico. Por otro lado, el efecto de los antagonistas sobre *B. cinerea* puede ser directo, creciendo sobre él, incluso después de la formación de estructuras reproductivas y de protección, inhibiendo la actividad del patógeno, como también estimulando respuestas de resistencia en la planta (Elad *et al.* 1998).

Los resultados de este estudio demuestran que la aplicación de cepas de antagonistas seleccionadas, especialmente de *Clonostachys*, tienen efecto en el control de *B. cinerea*, y proporcionaron antecedentes en relación a la relativa capacidad de estas cepas en la supresión del patógeno, tanto *in vitro* como en los ensayos *in vivo*.

AGRADECIMIENTOS

A la empresa Forestal Mininco S.A. por el financiamiento para desarrollar esta investigación y las facilidades otorgadas por personal del vivero "Carlos Douglas". A la empresa Biocaf por facilitar su infraestructura para ensayos.

REFERENCIAS

- Barnes S, M Shaw. 2003. Infection of Commercial Hybrid Primula Seed by *Botrytis cinerea* and Latent Disease Spread Through the Plants. *Phytopathology* 93(5):573-578.
- Bettiol W. 1991. Seleção de microrganismos antagonistas a fitopatógenos. In Bettiol W ed. Controle Biológico de Doenças de plantas. Brasilia, Brasil. EMBRAPA-CNPDA. 388 p.
- Butin H, H Peredo. 1986. Hongos parásitos en coníferas de América del Sur con especial referencia a Chile. Berlin-Stuttgart, Alemania. Biblioteca Mycológica. 100 p.
- Cabral S, J Cabral. 1995. The fungistatic and fungicidal activity of vinclozolin against *Botrytis cinerea*. *Mycological Research* 99(9):1041-1046.
- Chaves N, A Wang. 2004. Combate del Moho Gris (*Botrytis cinerea*) de la Fresa mediante *Gliocladium roseum*. *Agro-nomía Costarricense* 28(2):73-85.

- Cole M., T Wiechel, M Warren, R Holmes. 2004. Ensuring Optimal Quality Through Management Strategies For *Botrytis cinerea*. Department of Primary Industries. Monash University. Australian Government. 66 p.
- Coley-Smith J, K Verhoeft, W. Jarvis. 1980. The biology of *Botrytis*. London, England. Academic Press. 318 p.
- Elad Y, B Kirshner, N Yehuda, A Sztejberg. 1998. management of powdery mildew and gray mold of cucumber by *Trichoderma harzianum* T 39 and *Ampelomyces quisqualis*. *BioControl* 43:241-245.
- Elad Y, G Zimand. 1991. Experience in integrated chemical-biological control of grey mould (*Botrytis cinerea*). Contribution from the Agricultural Research Organization. Agriculture Volcanic Center. Bet Dagan, Israel 3274:195-199.
- Elad Y, J Köhl, N Fokkema. 1994. Control of infection and sporulation of *Botrytis cinerea* on bean and tomato by saprophytic bacteria and fungi. *European J. Plant Path.* 100:315-336.
- Elad Y, N Malanthrakis, A Dik. 1996. Biological control of *Botrytis* - incited diseases and powdery mildews in greenhouse crops. *Crop Protection* 15(3):229-240.
- Elad Y. 1996. Microbial Suppression of infection by foliar plant pathogens. The European Foundation for Plant Pathology Working Group on Biological Control. *Bulletin OILB/SROP* 16(11):3-7.
- Esterio M, J Auger. 1997. *Botrytis*: nuevas estrategias de control cultural, biológico y químico en uva de mesa. Santiago, Chile. Universidad de Chile, Facultad de Ciencias Agrarias y Forestales, Departamento de Sanidad Vegetal. 125 p.
- Ferreira F. 1989. Patología Florestal. Principais Doenças Florestais no Brasil. Viçosa, Brasil. Sociedade de Investigações Florestais. 570 p.
- Figueredo A, C García, A Grigoletti. 2001. Doenças do eucalipto no sul do Brasil: identificação e controle. 18 p. (Circular Técnica N° 45 Embrapa).
- Köhl J, W Molhoek, C Van Der Plas, N Fokkema. 1994. Effect of *Ulocladium atrum* and other Antagonists on Sporulation of *Botrytis cinerea* on Dead Lily leaves Exposed to Field Conditions, DLO Research Institute for plant Protection. *Phytopathology* 84(4):393-401.
- Pande S, G Singh, J Narayana, M Bakr, P Chaurasia, S Joshi, C Johansen, S Singh, J Kumar, M Rahman y C Gowda. 2001. Integrated Management of *Botrytis* Gray Mold of Chickpea. India: International Crops Research Institute for the Semi-Arid Tropics. 32 p.
- Peng G, J Sutton. 1991. Evaluation of microorganisms for biocontrol of *Botrytis cinerea* in Strawberry. *Can. J. Plant Path.* 13:247-257.
- Sanfuentes E, F Ferreira. 1997 Avaliação de fungos para biocontrole de *Botrytis cinerea* em viveiros suspensos de eucalipto. *Revista Árvore* 21(1):147-153.
- Sharabani D, D Shtienberg, Y Elad, A Dinoor. 1999. Epidemiology of *Botrytis cinerea* in Sweet Basil and Implications for Disease Management. *Plant Disease*. 83(6):554-560.
- Smith I, J Dunez, D Phillips, R Lelliott, S Archer. 1992. Manual de Enfermedades de las Plantas. Madrid, España. Ediciones Mundi-Prensa. 671 p.
- Sutton J, G Peng. 1993. Biocontrol of *Botrytis cinerea* in strawberry leaves. *Phytopathology* 83:615-621.
- Swadling I, P Jeffries. 1995. Isolation of Microbial Antagonists for Biocontrol Of Grey Mould Disease Of Strawberries. *Biocontrol Science and Technology* 6:125-136.
- Yu H, J Sutton. 1997. Morphological development and interactions of *Gliocladium roseum* and *Botrytis cinerea* in raspberry. *Can. J. Plant Path.* 19:237-246.
- Yu H, J Sutton. 1999. Density dynamic of *Gliocladium roseum* in relation to biological control of *Botrytis cinerea* in red raspberry. *Can. J. Plant Path.* 21:23-32.
- Zhang P, J Sutton W Tan, A Hopkins. 1996. *Gliocladium roseum* reduces physiological changes associated with infection of black spruce seedlings by *Botrytis cinerea*. *Can. J. Plant Path.* 18:7-13.
- Zhang P, J Sutton, A Hopkins. 1994. Evaluation of microorganisms for biocontrol of *Botrytis cinerea* in container-grown black spruce seedlings. *Can. J. For. Res.* 24:1312-1316.

Recibido: 05.09.05

Aceptado: 31.07.06