

Compatibilidad de dos aislamientos de *Beauveria bassiana* (Bals.) Vuill. en mezcla con insecticidas usados en el control de la broca del café, *Hypothenemus hampei* (Ferrari)

Compatibility of two isolates of *Beauveria bassiana* (Bals.) Vuill. with insecticides used for the *Hypothenemus hampei* (Ferrari) control

Armando Rivera Malo¹
Alex E. Bustillo Pardey¹
Patricia Marín Marín²

Resumen

Dos aislamientos de *Beauveria bassiana* y ocho formulaciones de insecticida fueron examinados *in vitro* para determinar combinaciones compatibles para el manejo de la broca, *Hypothenemus hampei* (Ferrari). Se hallaron diferencias entre los aislamientos; además, los aislamientos reaccionaron diferente, dependiendo de la formulación del insecticida. Diazinon PM, malation y fenitrotrion fueron los más tóxicos; los otros cinco insecticidas variaron en su efecto sobre los aislamientos. El efecto inhibitorio aumenta a través del tiempo de mezcla. Se observó un efecto fungistático de los insecticidas sobre los aislamientos. La fuerte interacción en el tanque de aspersión se podría evitar al usar aplicaciones separadas de los dos agentes, sin embargo, esto representaría un alto costo en el control de la broca.

Palabras Claves: *Beauveria bassiana*, *Hypothenemus hampei*, Hongos entomopatógenos, Insecticidas, Control químico, Control biológico, Fungistasis, Compatibilidad.

Summary

Two *Beauveria bassiana* isolates and eight insecticide formulations were examined *in vitro* to determine compatible combinations for the *Hypothenemus hampei* management. Dif-

ferences were found among the isolates. In addition, the isolates reacted in a different way depending on the insecticide formulation. Diazinon WP, malation and fenitrotrion were the most toxic; the other insecticides had variable effects on the isolates. The inhibition effect increased throughout the mixing time. A fungistatic effect of the insecticides on the isolates was observed. The interaction in the spray tank could be avoided by using separate applications of the two products. However, this will represent a higher cost in the borer suppression.

Introducción

La capacidad toxicológica de los productos químicos aplicados en la agricultura para el control de las plagas también afecta otros organismos. Ellos ocasionan el desarrollo de resistencia y resurgencia de insectos plagas, permiten el aumento de las poblaciones de plagas secundarias, eliminan los enemigos naturales, destruyen los insectos polinizadores y afectan la fauna silvestre y los animales domésticos (Vergara 1991).

El hongo entomopatógeno *Beauveria bassiana* (Bals.) Vuill. (Hyphomycetos) se está usando en el control de la broca del café, *Hypothenemus hampei* (Ferrari) (Coleoptera: Scolytidae). El uso de mezclas de *B. bassiana* e insecticidas para el control de esta plaga es una opción atractiva. Muchos estudios han indicado que los insecticidas pueden inhibir la actividad de *B. bassiana* (Ramarajahe et al.

1967; Olmert y Kenneth 1974; Clark et al. 1982; Osborne y Boucias 1985; Rivera 1992; King et al. 1993), puesto que la exposición prolongada *in vitro* del hongo a formulaciones de insecticidas es detrimental, la mezcla muestra un proceso que podría ocurrir en el campo.

Algunos investigadores han probado entomopatógenos en mezcla con insecticidas. Gravena et al. (1980) encontraron un mayor control de las plagas lepidópteras del tomate: *Phthorimaea operculella* (Zeller) (Gelechiidae), *Heliothis* spp. y *Trichoplusia ni* (Hubner) (Noctuidae) al combinar la bacteria *Bacillus thuringiensis* con metomil (0,016 y 0,18 kg i.a./ha, respectivamente) que cuando aplicaron *B. thuringiensis* solo.

La mortalidad de insectos provocada por los hongos entomopatógenos se incrementa, en general, en presencia de una dosis baja de un insecticida. Pristavko (1966) encontró que la alta eficacia del hongo *B. bassiana* en asociación con pequeñas dosis de DDT en el control de *Lepitotarsa decemlineata* (Say) (Coleoptera: Chrysomelidae) parece ser el resultado de una acción conjunta del insecticida DDT (0,00016 mg i.a.), el hongo (5 x 10⁴ conidias) y la microflora intestinal que se combinan en el proceso patológico; además, la variación del pH de la hemolinfa parece ser el factor de debilitamiento fisiológico del insecto que permite el desarrollo de la enfermedad.

En Francia, Fargues (1973) examinó el DDT en combinación con *B. bassiana*, y halló que el insecticida es un agente que poco favorece las larvas de *L. decemlineata* a la micosis. En estudios de campo posteriores (Fargues 1975), con los insecticidas azinfosmetil y carbaryl, registró que combinaciones en dosis reducidas de estos insecticidas con *B. bassiana* no producen acción sinérgica. Durante los primeros cinco días, la efectividad de la bacteria fue similar a la obtenida con dosis reducidas de insecticida solamente; en consecuencia, estos resultados fueron mayores que cuando sólo se utilizó *B. bassiana*.

Riba et al. (1983) probaron la susceptibilidad de huevos, larvas y pupas de *Ostrinia nubilalis* (Hubner) (Lepidoptera: Pyrali-

¹ Microbiólogo e Ing. Agrónomo, M.Sc., Ph.D., respectivamente. Disciplina Entomología, Centro Nacional de Investigaciones de Café «Pedro Uribe Mejía» - CENICAFE. Chinchiná (Caldas), Colombia.

² Estudiante de Bacteriología, Convenio Ciba Geigy - CENICAFE.

dae) a diferentes cepas de *B. bassiana*, *Metarhizium anisopliae* (Metsch.) Sorokin, *Nomuraea rileyi* (Farlow) Samson, *Paecilomyces fumoso-roseus* (Wise) Brown & Smith; además, estudiaron la susceptibilidad a la micosis en larvas de quinto instar con la utilización de clorpirifos en mezcla con el hongo, encontrando que con 1 ó 100 ppm, se alcanzaba el 80% de mortalidad, mientras que el testigo sólo alcanzaba el 50%. En relación con el tiempo letal medio (TL_{50}), hallaron que se reducía el 30% ($TL_{50} = 11$ días con hongo y 7,6 días con el insecticida en mezcla a la dosis de 100 ppm). Respecto a la tasa final de mortalidad total hallaron que oscilaba entre el 90 y 100% en el caso de la mezcla.

Sikura y Sikura (1983) mostraron que Boverin™ en combinación con dosis bajas de fosalone fue altamente efectivo contra el escarabajo de la papa, *L. decemlineata*.

Anderson y Roberts (1983) probaron seis aislamientos de *B. bassiana* y 13 formulaciones de insecticidas, en mezcla, para hallar combinaciones de compatibilidad en el manejo de *L. decemlineata*. Al evaluar la viabilidad del hongo, hallaron poca diferencia entre las respuestas de los diferentes aislamientos a los plaguicidas. Los insecticidas formulados como concentrado emulsionable (CE) que usan solventes aromáticos a base de xileno, fueron más inhibitorios para el hongo. Las formulaciones en polvo mojable a menudo incrementan el conteo de las unidades formadoras de colonias; los piretroides (permetrin y fenalverato) fueron inhibitorios como formulación y como ingrediente activo. En todos los tratamientos, la mayor inhibición ocurrió dentro de las siguientes cuatro horas de la mezcla.

Foschi y Grassi (1985), al probar la efectividad de *B. bassiana* y *M. anisopliae* aplicados en forma individual o conjuntamente con dosis bajas de clorpirifos contra *O. nubilalis* en el campo, hallaron que la adición del insecticida en una proporción de 0,9 kg i.a./ha, incrementaba la mortalidad de las larvas que emergían después del invierno, pero no reducía el número de perforaciones por planta.

Slavchev (1988), en Bulgaria, realizó estudios en el campo con combinaciones de *B. bassiana* formulado en granulos y las dosis comerciales recomendadas de los insecticidas granulares carbofuran y terbufos, aplicados al suelo para el control de larvas de primero y segundo instar de *Bothynoderes punctiventris* (Germ) (Coleoptera: Curculionidae), y encontró niveles de efectividad que alcanzaban aproximadamente el 90%. De los resultados se dedujo un efecto sinérgico, puesto que cuando *B. bassiana* fue aplicado solo, alcanzó una efectividad del 79%. Una adecuada irrigación fue prerequisite para el desarrollo satisfactorio y efectividad del hongo.

Anderson et al. (1989), al evaluar combinaciones de *B. bassiana* y formulaciones de los insecticidas carbaryl, fenvalerato, abamectin (competidor del ácido aminobutírico), triflumuron (benzoilfenilurea que inhibe la síntesis de quitina) y thuringiensin (inhibidor competitivo de ATP en síntesis protéica) en compatibilidad y eficacia para el control de *L. decemlineata*, *in vitro* y en el campo, hallaron que las combinaciones del hongo con un insecticida dado, fueron consistentemente más tóxicas que el hongo. Los resultados indicaron que los dos tratamientos tuvieron un efecto aditivo; en el campo, las pruebas con las mezclas mostraron mortalidades mayores que las causadas por los agentes individuales, pero la interacción sinérgica no fue aparente.

La urgente necesidad de desarrollar estrategias para un empleo efectivo del Manejo Integrado de la Broca (MIB) han llevado al Laboratorio de Patología de Insectos de CENICAFE a examinar la compatibilidad *in vitro* de dos aislamientos de *B. bassiana* en mezcla con varias formulaciones de los insecticidas utilizados en el control químico de la broca del café.

Materiales y Métodos

En este experimento se utilizaron conidias del hongo *B. bassiana*, de los aislamientos Bb 9002 aislado de *H. hampei* y Bb 9205 aislado de *Diatraea saccharalis* (Fabricius) (Lepidoptera: Pyralidae), pertenecientes a la colección del Laboratorio de Patología de Insectos de CENICA-

FE; las conidias se produjeron en sustrato de arroz cocido, con un tiempo de inoculación de 25 días, a una temperatura promedio de $25 \pm 2^\circ\text{C}$, tiempo en el cual se obtiene la máxima esporulación (Antia y Bustillo 1993). Para la prueba, las conidias se prepararon suspendiéndolas en una solución acuosa del aceite agrícola «Carrier» al 0,1% y su viabilidad se determinó por germinación del 100% a las 48 horas en Agar Sabouraud Dextrosa (ASD) con Extracto de Levadura al 1%, acidificado con ácido láctico al 0,44%.

Se examinó la compatibilidad de *B. bassiana*, en una concentración de $9,7 \times 10^8$ conidias/ml (Antia et al. 1992), en mezcla con tres concentraciones de las formulaciones comerciales de ocho insecticidas probados por CENICAFE para el control químico de la broca: endosulfan (solvente solvesso), clorpirifos, pirimifosmetil, fenitrotion, malation, diazinon (PM y EM) e isazofos. Las suspensiones de los insecticidas se basan en las dosis de aspersión en el campo (DC), recomendadas por los productores para el cultivo del café; también se utilizó la dosis comercial media (1/2 DC) y una dosis menor (DM) para establecer un rango de subdosis (Tabla 1). Todos los tratamientos se compararon con un testigo que consistió en conidias de *B. bassiana* y agua destilada estéril (ADE) con aceite «Carrier» al 0,1%.

Los dos agentes (*B. bassiana* e insecticida) se mezclaron en matraces, se mantuvieron en agitación (110 rpm) para simular el movimiento del operario en el campo y se evaluó la germinación conidial después de estar en mezcla 1, 3 y 6 horas. Transcurrido cada intervalo de tiempo, se inocularon cajas de petri que contenían SDY, con 10 alícuotas de 5 μl de cada uno de los tratamientos.

El experimento se organizó en un diseño completamente al azar con el matraz como unidad experimental, con 4 repeticiones por tratamiento a un nivel de significancia del 5%. Para evaluar la compatibilidad de los tratamientos con el hongo y la posible fungistasis causada por los insecticidas, se midió la variable germinación de conidias, en porcentaje, a las 24 y 48 horas. Los resultados se analizaron empleando un análisis de varianza y se ajustó una

Tabla 3. Inhibición, en porcentaje, causada por diferentes insecticidas en mezcla con *B. bassiana* Bb9205, usando tres dosis, tres tiempos de mezcla y dos tiempos de germinación del hongo.

24 Horas									
Tiempo de mezcla	1 hora			3 horas			6 horas		
	Nombre Genérico	DC	DC1/2	DM	DC	DC1/2	DM	DC	DC 1/2
endosulfan	47,4	36,0	29,9	76,2	56,4	34,2	100,0	65,7	32,6
clorpirifos	100,0	78,5	44,8	100,0	100,0	79,7	100,0	100,0	100,0
pirimifosmetil	100,0	100,0	36,8	100,0	100,0	15,4	100,0	100,0	4,4
fenitrotion	100,0	100,0	60,2	100,0	100,0	61,4	100,0	100,0	59,7
malation	100,0	100,0	71,5	100,0	100,0	75,6	100,0	100,0	100,0
diazinon PM	100,0	100,0	100,0	100,0	100,0	100,0	100,0	100,0	100,0
diazinon EM	50,7	12,3	0,5	65,4	17,3	12,3	68,5	50,3	43,7
isazofos	39,4	15,7	5,7	20,9	11,8	5,2	19,3	10,1	1,1

48 Horas									
Tiempo de mezcla	1 hora			3 horas			6 horas		
	Nombre Genérico	DC	DC1/2	DM	DC	DC1/2	DM	DC	DC 1/2
fenitrotion	100,00	0,00	0,0	100,0	0,00	0,0	100,0	0,00	0,0
malation	47,57	24,21	0,0	100,0	25,27	0,0	100,0	48,14	0,0
diazinon PM	100,00	100,00	100,0	100,0	100,00	100,0	100,0	100,00	100,0

Tabla 4. Interceptos (a) y pendientes (b) de la regresión de la germinación de *B. bassiana* Bb9002 a las 24 horas, después de la mezcla a diferentes tiempos, con tres dosis de los insecticidas evaluados.

Nombre Genérico	DC		DC 1/2		DM	
	a	b	a	b	a	b
endosulfan	45,9 ± 2,3	-8,1 ± 2,1	46,2 ± 2,4	-2,8 ± 2,1	53,2 ± 2,5	0,7 ± 2,1
clorpirifos	-	-	19,7 ± 2,3	-3,8 ± 2,0	52,2 ± 2,3	-9,2 ± 2,1
pirimifosmetil	-	-	-	-	39,6 ± 2,3	4,4 ± 2,1
fenitrobon	-	-	-	-	30,8 ± 2,4	-5,9 ± 2,1
diazinon EM	23,8 ± 2,2	-3,7 ± 2,0	48,7 ± 2,2	-4,1 ± 2,0	69,2 ± 2,2	-5,9 ± 2,0
isazofos	24,6 ± 2,2	2,6 ± 2,0	27,5 ± 2,2	5,7 ± 2,0	49,1 ± 2,2	2,7 ± 2,0
testigo	65,9 ± 2,3	1,5 ± 2,0	-	-	-	-

- no se presentó germinación

Tabla 5. Interceptos (a) y pendientes (b) de la regresión de la germinación de *B. bassiana* Bb9205 a las 24 horas, después de la mezcla a diferentes tiempos, con tres dosis de los insecticidas evaluados.

Nombre Genérico	DC		DC Media		dosis menor	
	a	b	a	b	a	b
endosulfan	51,7 ± 2,3	-8,9 ± 2,1	57,1 ± 2,4	-4,7 ± 2,1	59,4 ± 2,4	0,04 ± 2,1
clorpirifos	-	-	17,5 ± 2,3	-3,4 ± 2,0	52,6 ± 2,4	-9,20 ± 2,1
pirimifosmebl	-	-	-	-	51,5 ± 2,3	5,90 ± 2,1
fenitrotion	-	-	-	-	33,5 ± 2,3	0,40 ± 2,0
malation	-	-	-	-	32,3 ± 2,3	-5,10 ± 2,1
diazinon EM	42,7 ± 2,2	-2,7 ± 2,0	85,9 ± 2,3	-6,5 ± 2,1	95,2 ± 2,3	-7,20 ± 2,0
isazofos	52,3 ± 2,3	3,7 ± 2,1	71,9 ± 2,2	1,5 ± 2,0	79,6 ± 2,9	1,40 ± 2,2
testigo	85,8 ± 2,2	0,6 ± 2,0	-	-	-	-

- no presentó germinación

ficativas entre productos con cada uno de los aislamientos (Fig. 1). Se observa que algunas combinaciones de dosis menores que la comercial, no tienen mayor efecto sobre *B. bassiana*. El uso de estas mezclas puede tener una ventaja en el MIB, ya que ellas introducen múltiples factores de mortalidad contra la broca que podrían reducir la dosis a aplicar y tal vez el número de aplicaciones del insecticida, minimizando el peligro de contaminación ambiental; sin embargo, esto implica determinar la participación de cada uno en la mortalidad de la población de broca.

Si se compara el área bajo la curva de la germinación acumulada a través del tiempo, la respuesta de los aislamientos frente a los insecticidas fue distinta cuando se evaluaron en SDY (Fig. 1); igualmente, al comparar los límites de los interceptos de las respectivas dosis y productos para cada uno de los aislamientos, se observa que el aislamiento Bb9002 fue más sensible a los insecticidas. Este hallazgo podría implicar que primero se deben seleccionar los aislamientos virulentos de *B. bassiana* y posteriormente seleccionar por su compatibilidad en mezcla con insecti-

cidas, para así potenciar su acción, asegurando su aprovechamiento en el MIB. El diazinon PM inhibió completamente la germinación en los tiempos evaluados, mientras diazinon EM no; estos resultados están de acuerdo con los hallados por Olmert y Kenneth (1974) y Alves (1986), quienes utilizando una formulación CE no encontraron inhibición causada por el insecticida.

En el presente estudio, el endosulfan tiene como solvente solvesso, y esta formulación no mostró un fuerte efecto sobre la germinación. Al respecto, Anderson y Roberts (1983) y Rivera (1993) encontraron que el endosulfan con solvente aromático de tipo xileno causa virtualmente la inhibición completa de la germinación en pocas horas.

En este estudio y en otro realizado previamente por Anderson y Roberts (1983), se demuestra que diferentes formulaciones de un insecticida dado están típicamente asociadas con la inhibición de la germinación de *B. bassiana*, como ocurre con diazinon y endosulfan; un fenómeno similar ha sido observado en el campo por Holloway y Young (1943), Fisher y Griffiths (1950) y Hall y Dunn (1959).

El malation inhibió la germinación significativamente. En contraste, Alves (1986) señala que el crecimiento micelial en un medio sólido que contenía el tóxico fue moderadamente compatible, aunque no indica qué concentración fue utilizada; estos resultados no son necesariamente contradictorios, ya que el efecto de los insecticidas sobre la germinación conidial puede ser diferente a aquel sobre el crecimiento micelial. El fenitrotion tuvo un efecto moderado sobre la germinación, y resultados similares con crecimiento micelial fueron hallados por Rivera (1993). El pirimifosmetil y el clorpirifos no tuvieron un mayor efecto sobre el hongo, y lo mismo fue hallado para clorpirifos por Riba et al. (1983) y Foschi y Grassi (1985). El isazofos tuvo muy poco efecto sobre la viabilidad de las conidias.

La fuerte interacción en la mezcla puede ser evitada por aplicaciones separadas de

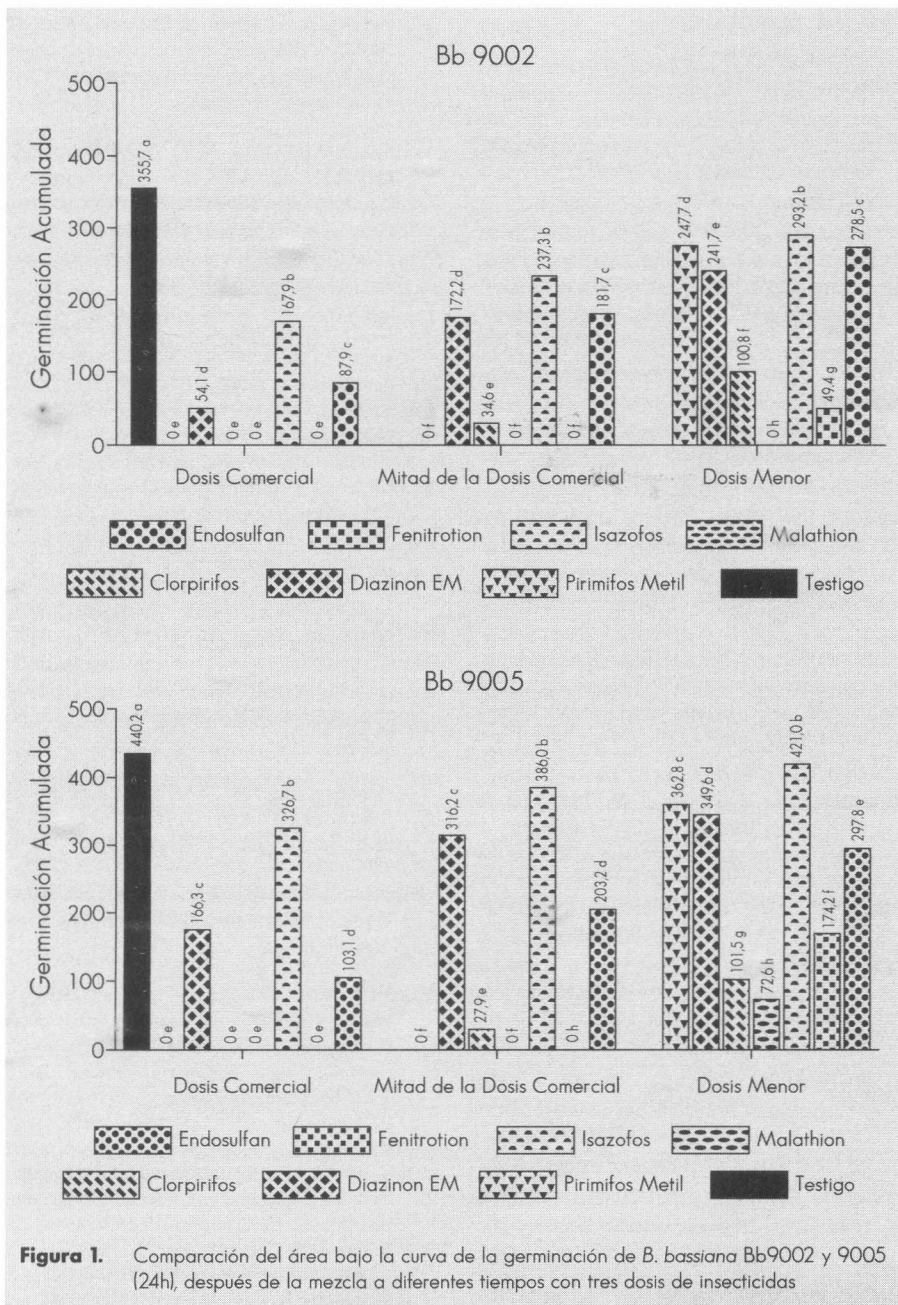


Figura 1. Comparación del área bajo la curva de la germinación de *B. bassiana* Bb9002 y 9005 (24h), después de la mezcla a diferentes tiempos con tres dosis de insecticidas

los dos agentes. Sin embargo, estas no serían prácticas ni deseables para el caficultor, puesto que se aumentarían los costos de aplicación.

La evaluación de la germinación a las 24 y 48 horas permite seleccionar los insecticidas menos inhibitorios y determinar su efecto fungistático en mezcla, en contraste con los estudios realizados sobre este mismo tópico, cuya metodología se basa en la evaluación de la viabilidad de la conidia con el método de unidades formadoras de colonia (UFC), imposibilitando el estudio del efecto fungistático. Además, esta metodología podría ser utilizada para diferenciar aislamientos entre sí.

Al observar el comportamiento de la germinación del hongo en los dos tiempos evaluados (24 y 48 horas), se observó que la mayoría de insecticidas tienen un efecto fungistático más que fungicida, pues hay germinación y crecimiento micelial a las 48 horas, excepto para el diazinon PM, el fenitrotion y el malation que tuvieron un efecto deletéreo sobre el hongo (Tablas 2 y 3). El efecto fungistático es explicable debido a la difusión de la mezcla en el agar, disminuyendo así la acción inhibitoria del insecticida. Harrison y Gardner (1992) obtuvieron resultados de fungistasis semejantes con herbicidas; además, Groden y Lockwood (1991) hallaron que mediante el análisis Probit de Dosis-Mortalidad contra niveles de fungistasis, revelan una significativa tendencia de aumento en los valores de la dosis letal media (DL_{50}) con el incremento de la fungistasis. Esta fungistasis puede impactar directamente la dosis de inóculo efectivo requerido para el adecuado control de la broca. Un estudio exhaustivo en el campo es necesario para definir el nivel de dosis, la formulación del hongo y la tecnología de aplicación para evitar el efecto fungistático.

Bibliografía

ALVES, S.B. 1986. Fungos entomopatógenos. En: S. B. Alves (Ed.). Controle Microbiano de Insetos, Capítulo II, Agentes entomopatógenos no controle microbiano. Editora Manole Ltda., Sao Paulo, Brasil. 407p.

- ANTIA L., O.P.; BUSTILLO P., A.E. 1993. Viabilidad y patogenicidad de cinco aislamientos del hongo *Beauveria bassiana* sometidos a refrigeración durante cinco meses. En: Congreso de la Sociedad Colombiana de Entomología, 20°, Cali, julio 13-16, 1993. Resúmenes. SOCOLEN, Cali (Colombia). p. 99.
- ANDERSON, T.E.; ROBERTS, D.W. 1983. Compatibility of *Beauveria bassiana* isolates with insecticide formulations used in the Colorado potato beetle (Coleoptera: Chrysomelidae) control. Journal of Economic Entomology (Estados Unidos) v. 76, p. 1437-1441.
- ; HAJEK, A.E.; ROBERTS, D.W.; PREISLER, H.K.; ROBERTSON, J. L. 1989. Colorado potato beetle (Coleoptera: Chrysomelidae): effects of combinations of *Beauveria bassiana* with insecticides. Journal of Economic Entomology (Estados Unidos) v. 82, p. 83-89.
- CLARK, R.A.; CASAGRANDE, R.A.; WALLACE, D.B. 1982. Influence of pesticides on *Beauveria bassiana*, a pathogen of the Colorado potato beetle. Environmental Entomology (Estados Unidos) v. 11, p. 67-70.
- FARGUES, J. 1973. Sensibilité des larves de *Leptinotarsa decemlineata* Say (Col. Chrysomelidae) a *Beauveria bassiana* (Bals.) Vuill. (Fungi imperfecti, Moniliales) en présence de doses réduites d'insecticide. Annals de Zoologie-Écologie Animale (Francia) v. 5, p. 231-246.
- ; 1975. Étude expérimentale dans la nature de l'utilisation combinée de *Beauveria bassiana* et d'insecticides a dose réduite contre *Leptinotarsa decemlineata*. Annals de Zoologie-Écologie Animale (Francia) v. 7, p. 247-264.
- FISHER, E. F.; GRIFFITHS, J. T., Jr. 1950. The fungicidal effect of sulfur on entomogenous fungi attacking purple scale. Journal of Economic Entomology (Estados Unidos) v. 43, p. 712-718.
- FOSCHI, S. F.; GASSI, S. 1985. Risultati di lotta con *Beauveria bassiana* (Balsam) Vuillemin e con *Metarhizium anisopliae* (Metsch.) Sorok. su *Ostrinia nubilalis* Hb. Difesa delle Piante (Italia) v. 8, p. 301-308.
- GRAVENA, S.; CAMPOS, A. R.; MAIA, O. S.; PAULANETO, G. T. 1980. Eficiencia de *Bacillus thuringiensis* Berliner e *Bacillus thuringiensis* + methomyl no controle de lepidópteros no tomateiro. Anais da Sociedade Entomologica do Brasil (Brasil) v. 2, p. 243-248.
- HALL, I. M.; DUNN, P. H. 1959 The effect of certain insecticides and fungicides on fungi pathogenic to the spotted alfalfa aphid. Journal of Economic Entomology (Estados Unidos) v. 52, p. 28-29.
- HARRISON, R. D.; GARDNER, W. A. 1992. Fungistasis of *Beauveria bassiana* by selected herbicides in soil. Journal of Entomology Science (Estados Unidos) v. 27, p. 233-238.
- HOLLOWAY, J. K.; YOUNG, T.R. 1943. The influence of fungicidal sprays on entomogenous fungi and on the purple scale in Florida. Journal of Economic Entomology (Estados Unidos) v. 36, p. 423-427.
- KING C, W.H.; TRIANA S., C.; VERGARA R., R. 1993. Efecto de los inhibidores de síntesis de quitina sobre los entomopatógenos *Beauveria bassiana*, *Metarhizium anisopliae*, *Nomuraea rileyi*. Arroz (Colombia) v. 42 no. 383, p. 20-21.
- OLMERT, I.; KENNETH, R.G. 1974. Sensitivity of the entomopathogenic fungi *Beauveria bassiana*, *Verticillium lecanii* and *Verticillium* sp. to fungicides and insecticides. Environmental Entomology (Estados Unidos) v. 3, p. 33-38.
- OSBORNE, L.S.; BOUCIAS, D.G. 1985. A review of chemical antagonists to mycopathogens of citrus root weevils. Florida Entomologist (Estados Unidos) v. 68, p. 402-408.
- PRISTAVKO V. 1966. Processus pathologiques consécutifs a l'action de *Beauveria bassiana* (Bals.) Vuill. associe a de faibles doses de D.D.T., chez *Leptinotarsa decemlineata* Say. Entomophaga (Francia) v. 111, p. 311-324.
- RAMARAJAHE URS, N.V.; GOVINDU, H.C.; SHIVASHARIKARA, K.S. 1967. The effect of certain insecticides on the entomogenous fungi *Beauveria bassiana* and *Metarhizium anisopliae*. Journal of Invertebrate Pathology (Estados Unidos) v. 9, p. 398-403.
- RIBA, G.; MARCANDIER, S.; RICHARD, G.; LARGET, I. 1983. Sensibilité de la pyrale du maïs (*Ostrinia nubilalis*) (LEP.: PYRALIDAE) aux hyphomycetes entomopathogenes. Entomophaga (Francia) v. 28, p. 55-64.
- RIVERA M., A. 1992. Estudio de compatibilidad del hongo *Beauveria bassiana* (Balsamo) Vuillemin con formulaciones comerciales de fungicidas e insecticidas. En: Congreso de la Sociedad Colombiana de Entomología, 19°, Manizales, julio 15-17, 1992. Resúmenes. SOCOLEN, Manizales. p. 78
- 1993. Informe Anual. Sept 1992-Oct 1993. CENICAFE, Chinchiná, 92p. (Sin publicar).
- SAS Institute, Inc. 1988. SAS Procedures guides. Release 6.03 Edition. SAS Institute Inc., Cary, NC (Estados Unidos). 441p.
- SIKURA, A. I.; SIKURA, L. V. 1983. The use of biopreparations. Zashita Rastenii (URSS) v. 5, p. 38-39.
- SLAVCHEV, A. 1988. Possibilities for reducing the numbers of *Bothynoderes punctiventris* Germ. (Coleoptera: Curculionidae) by the entomopathogenic fungus *Beauveria bassiana* (Bals.) Vuill. Rasteniev»dni Nauki (Bulgaria) v. 25, p. 97-101.
- VERGARA R., R. 1991. Análisis de la problemática de los plaguicidas en Colombia y alternativas de solución. En: Congreso de la Sociedad Colombiana de Entomología, 18°, Cali, julio 17-19, 1991. Miscelánea Sociedad Colombiana de Entomología (Colombia) no. 21, p. 23-44.