

## Hongos asociados a semillas de *Phaseolus vulgaris* L. cultivadas en Cuba

Einar Martínez de la Parte<sup>1\*</sup>, Taimy Cantillo Pérez<sup>2</sup>, Dariel García<sup>2</sup> Autor para correspondencia

<sup>1</sup>Instituto de Investigaciones de Sanidad Vegetal. Calle 110 no. 514 e/ 5.a B y 5.a F, Playa, La Habana, CP 11600. e-mail: emartinez@inisav.cu

<sup>2</sup>Laboratorio Central de Cuarentena Vegetal. Centro Nacional de Sanidad Vegetal. Ayuntamiento N° 231 e/ San Pedro y Lombillo, Plaza de la Revolución, La Habana.

### RESUMEN

El frijol común (*Phaseolus vulgaris* L.), es la especie de leguminosa más importante para Cuba, durante el 2012 se cosecharon en el país 123 434 ha para una producción de 127 100 toneladas del grano. La mayoría de los hongos fitopatógenos asociados al frijol emplean las semillas como vehículos de introducción en nuevas áreas donde bajo condiciones favorables pueden causar pérdidas considerables en el cultivo. El objetivo del presente trabajo fue identificar los hongos asociados a diferentes variedades de semillas de frijol así como determinar su frecuencia y grado de infección por variedad. Fueron estudiados 102 lotes de semilla de frijol, de 16 variedades provenientes de las provincias de Pinar del Río, Mayabeque y Artemisa. De cada lote se analizaron 400 semillas mediante el método de ensayo biológico de crecimiento en cámara húmeda. Se identificaron 679 aislados fúngicos pertenecientes a 34 especies de 20 géneros. Las especies de mayor frecuencia de aparición fueron *Penicillium* sp. (78.4%), *Rhizoctonia solani* (77.5%), *Aspergillus niger* (68.6%) y *Fusarium solani* (51.0%). Además, se identificaron nueve especies de *Fusarium* y seis de *Aspergillus*. Se detectó la presencia de *Sclerotinia sclerotiorum* en las variedades 'BAT-58', 'BAT-93' y 'Delicia-365. De estas 'BAT-93' fue en la que se detectó mayor porcentaje de semillas infectadas (3%). Este trabajo constituye el primer informe de la incidencia de *S. sclerotiorum* en semillas cubanas de frijol.

Palabras clave: *Aspergillus*, *Fusarium*, micobiota, *Phaseolus*, *Sclerotinia*

## Fungi associated with *Phaseolus vulgaris* L. seeds cultivated in Cuba

### ABSTRACT

Common bean (*Phaseolus vulgaris* L.), is the most important legume specie for Cuba, 123 434 ha were harvested for a production of 127 100 t during 2012. Most of phytopathogenic fungi associated to beans used seeds to move their inoculum to new areas, which under favorable condition can cause considerable yield losses. The objective of the present study was to identify fungi associated with bean seeds, their frequency and incidence for bean variety. 102 seed bean lots of 16 varieties for Pinar del Río, Mayabeque and Artemisa provinces were studied. For each seed lot 400 seed were analyzed by blotter test. 679 fungal isolates belonging to 34 species of 20 genera were detected. *Penicillium* sp. (78.4%), *Rhizoctonia solani* (77.5%), *Aspergillus niger* (68.6%) and *Fusarium solani* (51.0%) were the predominant species. Nine *Fusarium* species and six *Aspergillus* species were identified. *Sclerotinia sclerotiorum* was detected in BAT-58, BAT-93 and Delicia-365 varieties, on which higher infected seed percent was detected in BAT-93. This paper is the first report of *S. sclerotiorum* incidence on Cuban seed bean.

Key words: *Aspergillus*, *Fusarium*, mycobiota, *Phaseolus*, *Sclerotinia*

### INTRODUCCIÓN

El frijol común (*Phaseolus vulgaris* L.), es uno de los cultivos más antiguos cosechados en el mundo, con una gran importancia desde el punto de vista social, económico y alimenticio en muchos países, principalmente en Centro y Suramérica (Torres *et al.*, 2009). Es dentro del grupo de las leguminosas comestibles, la

especie más importante para Cuba y junto con el arroz (*Oryza sativa* L.) conforma la base de la dieta diaria del cubano (Nerey *et al.*, 2010). Además, para el país es uno de sus principales cultivos; el tercero con mayor área sembrada después del arroz y el maíz (*Zea mays* L.). Durante el 2012 se sembraron 123 434 ha del cultivo para una producción de 127 100 toneladas (FAOSTAT, 2014).

Los hongos asociados a las semillas provocan la pérdida de su calidad, ya que afectan la viabilidad y reducen su germinación (Ghangaokar y Kshirsagar, 2013). Estos hongos inciden principalmente en el campo (fitopatógenos) o durante su almacenamiento o conservación (de almacén). Los hongos que contaminan las semillas en el campo usualmente permanecen inactivos durante su almacenamiento. Sin embargo, los que inciden en almacén, producen afectaciones debido a su capacidad de crecer en condiciones de baja humedad en la cuales la mayoría de los hongos no consiguen desarrollarse.

La mayor parte de los hongos fitopatógenos que afectan al frijol emplean las semillas como vía de introducción en nuevas áreas donde bajo condiciones favorables pueden causar pérdidas considerables en el cultivo. A pesar de que en Cuba se han realizado varios estudios relacionados con la micobiota asociada a semillas de frijol (Sandoval y López, 2000; Díaz *et al.*, 2005; Nerey *et al.*, 2010), ninguno refleja la incidencia por variedad de las diferentes especies fúngicas asociadas a este tipo de semilla, lo que permitiría la selección de variedades con el objetivo de reducir la incidencia de estos patógenos y disminuir los costos de producción dirigidos al control fitosanitario.

Los objetivos del presente trabajo fueron identificar hongos asociados a semillas de frijol, así como determinar su frecuencia y grado de infección por variedad.

## MATERIALES Y MÉTODOS

### *Material vegetal*

Fueron analizados 102 lotes de semilla de frijol (*Phaseolus vulgaris* L.) de 16 variedades cultivadas en Cuba provenientes de las provincias de Pinar del Río, Mayabeque y Artemisa. De cada lote se analizaron 400 semillas mediante el método de ensayo biológico de crecimiento en cámara húmeda (*blotter test*) (ISTA, 1996).

### *Incidencia, aislamiento e identificación de hongos filamentosos*

Las semillas fueron desinfectadas con hipoclorito de sodio (NaOCl 1%) por 1 min,

colocadas en placas de Petri de 15 cm de diámetro con papel de filtro Whatman N°1, humedecido con agua destilada estéril e incubadas de 8-10 días con alternancia de luz-oscuridad (ocho horas de luz fluorescente y 16 horas de oscuridad), a 22-24°C.

Transcurrido el período de incubación, se realizaron observaciones bajo el microscopio estereoscópico. Se observaron las características culturales de cada tipo de crecimiento fúngico y se cuantificó el número de semillas infectadas por cada uno. De todos los diferentes se realizaron aislamientos directos en medio de cultivo Agar Papa Dextrosa (PDA), se purificaron y se conservaron a 4°C para su identificación.

Posteriormente se realizaron preparaciones microscópicas para observar los caracteres morfológicos de las estructuras vegetativas y de reproducción. La identificación se llevó a cabo mediante caracterización morfométrica y según los criterios taxonómicos descritos por Ellis (1971), Sutton (1980), Burgess *et al.* (2006) y Seifert *et al.* (2011).

Para la identificación de las especies de *Fusarium*, se obtuvieron cultivos monoconidiales de los diferentes aislados, los cuales se inocularon en placas con Agar Papa Dextrosa (PDA) y Agar hojas de clavel (CLA; 20 de agar en 1 litro de agua destilada y fragmentos de hojas de clavel estériles), las cuales fueron incubadas a 25°C en la oscuridad. Transcurridos 5 días de incubación los aislados fueron caracterizados morfoculturalmente y se identificaron según los criterios taxonómicos descritos por Leslie y Summerell (2006).

A los aislados de *Rhizoctonia* sp. cultivados en placas con PDA se les determinó el número de núcleos presentes en las células de las hifas, para lo cual se siguió el procedimiento descrito por Saksena en 1961 (según Sneh *et al.*, 1991): el micelio tomado de un cultivo puro fue fijado con una mezcla 3:1:1 de etanol absoluto, ácido acético glacial y ácido láctico durante 10 min., seguido de lavados con etanol al 95%, etanol al 70%, HCl 1M durante 5 minutos y HCl 1M a 60°C durante 7 min. Se lavó alternadamente cinco veces con agua destilada y tampón fosfato pH 6.9 y se colocó en una solución de colorante Giemsa y tampón fosfato (1:15) donde se mantuvo por dos horas.

Posteriormente se montó en glicerina y se observó directamente al microscopio con 400x de aumento. Estos aislados fueron caracterizados morfofuncionalmente y se identificaron según los criterios taxonómicos descritos por Sneh *et al.* (1991).

En el caso de *Aspergillus*, cultivos monoconidiales de los diferentes aislados fueron inoculados en placas de Petri con Agar Czapek Extracto de Levadura (CYA; 1g de K<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub>, 10 ml de concentrado Czapek, 5g de extracto de levadura, 30g de sacarosa, 15g de agar en 1 litro de agua destilada), CYA con 20% de sacarosa (CY20S; 1g de K<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub>, 10 ml de concentrado Czapek, 5g de extracto de levadura, 200g de sacarosa, 15g de agar en 1 litro de agua destilada) y en Agar Extracto de Malta (AEM; 20g de extracto de malta, 1g de peptona, 20g de glucosa, 20g de agar en 1 litro de agua destilada) e incubados por 7 días en la oscuridad. Las

placas con AEM y las de CY20S fueron incubadas a 25°C, mientras que las de CYA se incubaron a 25°C y a 37°C, respectivamente. Posteriormente los aislados se caracterizaron morfofuncionalmente y se identificaron según los criterios taxonómicos descritos por Klich y Pitt (1988).

Finalmente se calculó la frecuencia de aparición de cada especie así como su incidencia por variedad de semilla.

**RESULTADOS Y DISCUSIÓN**

Se identificaron un total de 679 aislados fúngicos pertenecientes a 34 especies de 20 géneros. De estas, *Penicillium* sp. (78.4%), *Rhizoctonia solani* Kühn (77.5%), *Aspergillus niger* van Tieghem (68.6%) y *Fusarium solani* (Martius) Appel & Wollenweber emend. Snyder & Hansen (51.0%) fueron las más frecuentemente observadas (Figura 1).

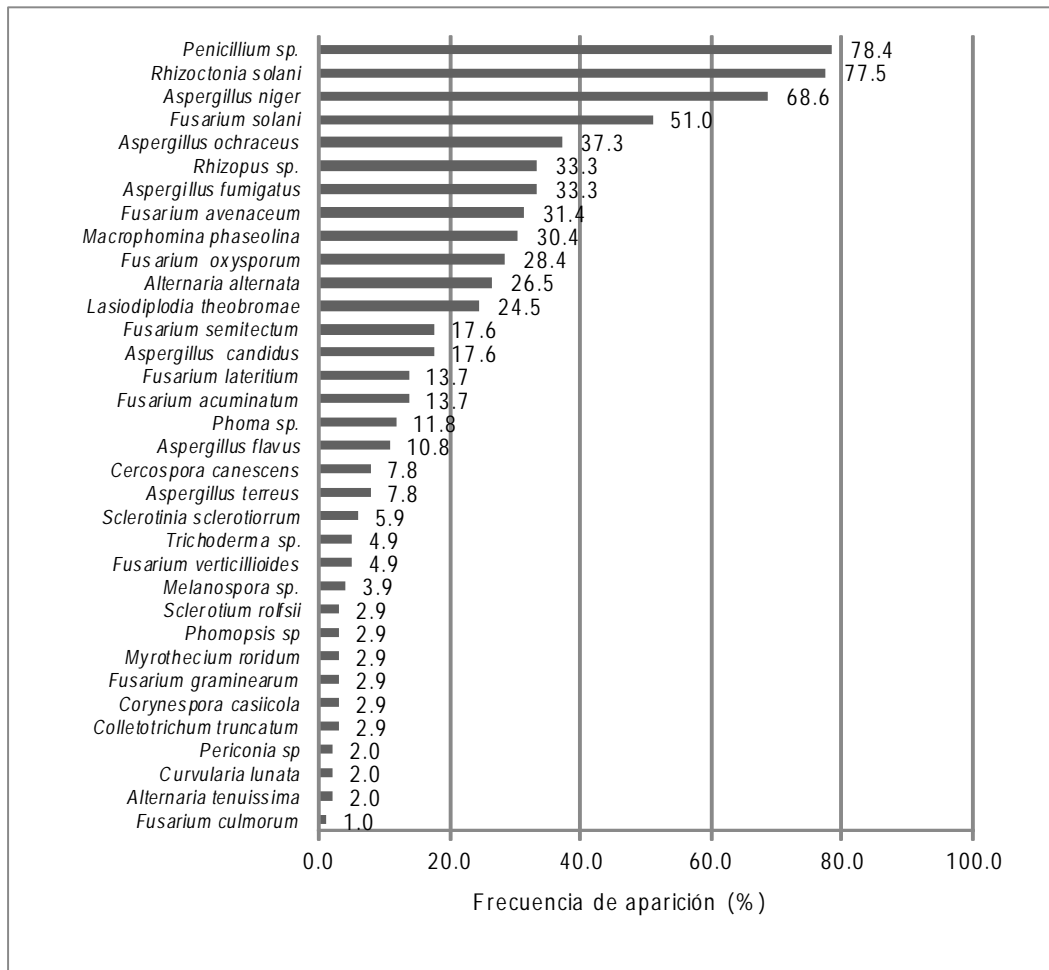


Figura 1. Especies fúngicas identificadas en semillas de 16 variedades de frijol cultivadas en Cuba.

*Rhizoctonia solani* y *Macrophomina phaseolina* (Tassi) Goid detectados respectivamente en el 77.5% y 30.4% de los lotes de semilla analizados, son dos de los patógenos más importantes del frijol en Cuba (Sandoval y López, 2000; Díaz *et al.*, 2005; Nerey *et al.*, 2010). Con excepción de la var. 'Bonita 11', *R. solani* fue identificada en el resto de las variedades mientras que *M. phaseolina* fue detectada en las var. 'BAT-304', 'BAT-58', 'BAT-93', 'Bountiful', 'CC 25-9-N', 'CUL-156', 'Delicia-364', 'Guira-89', 'IPA-206', 'PRL-8' y 'Velazco largo' (Tabla 1), siendo en 'BAT-304' donde se observó el mayor porcentaje de semillas infectadas por esta especie. Díaz *et al.* (2005) encontraron los menores valores de infección de *R. solani* en las variedades 'BAT-58', 'Guira-89' y 'BAT-304'. Sin embargo, en el presente estudio, en la variedad 'BAT-304' fue donde se observaron los mayores porcentajes de semillas infectadas por este hongo fitopatógeno con un 33.3% (Tabla 1).

Otro importante patógeno del frijol, *Sclerotium rolfsii* Sacc. solo fue observado en el 2% de los lotes de semilla analizados, con un porcentaje de semillas infectadas de 12.5% en la variedad 'BAT-58' y 18.3% en 'BAT-93'.

En el presente estudio se identificaron nueve especies de *Fusarium*, de ellas la más frecuentemente detectada fue *F. solani* (51.0%) seguida por *F. avenaceum* (Fries) Saccardo (31.4%), *F. oxysporum* Schlechtendahl emend. Snyder & Hansen (28.4%), *F. semitectum* Berkeley & Ravenel (17.6%), *F. acuminatum* Ellis & Everhart (13.7%), *F. lateritium* Nees (13.7%), *F. verticillioides* (Saccardo) Nirenberg (4.9%), *F. graminearum* Schwabe (2.9%) y *F. culmorum* (W.G. Smith) Saccardo (1%). A pesar de que según Farr y Rossman (2012) el frijol es hospedante de todas estas especies anteriormente mencionadas, se considera a *F. solani* y *F. oxysporum* como las especies fitopatógenas más importantes para el cultivo; la primera causa pudrición de la raíz (Sandoval y López, 2000;) y la segunda amarillamiento o marchitez (Sandoval y López, 2000; Montiel *et al.*, 2005; Marino y Mesquita, 2009). Por otra parte, *F. semitectum* ha sido informado como el agente causal de la pudrición de vainas y semillas

de frijol (Leslie y Summerell, 2006); mientras que *F. lateritium*, *F. verticillioides* y *F. culmorum* se han asociado con pudriciones en raíces de frijol (Montiel *et al.*, 2005).

*Penicillium* sp., *Aspergillus* sp. y *Alternaria* sp., son considerados hongos de incidencia en almacén (Amadi y Adeniyi, 2009) los cuales no tienen gran importancia durante el ciclo del cultivo pero afectan negativamente la calidad de la semilla y su germinación. En el presente estudio *Penicillium* sp. fue identificado en el 78.4% de las muestras analizadas con porcentajes de infección entre un 1.5-23% y alcanzó el valor máximo en la variedad 'Delicia-364' (Figura 1, Tabla 2). Se detectaron dos especies de *Alternaria* (*A. alternata* y *A. tenuissima*) y seis de *Aspergillus* (Tabla 2). A pesar de que *A. alternata* puede ser considerado un hongo de almacén, tiene incidencia en campos de frijol y ocasiona manchas foliares (Sandoval y López, 2000).

Dentro de las especies de *Aspergillus*, la de mayor incidencia fue *A. niger* (68.6%) seguida por *A. ochraceus* (37.3%), *Aspergillus fumigatus* (33.3%), *A. candidus* (17.6%), *Aspergillus flavus* (10.8%), y *A. terreus* (7.8%), respectivamente. Estos resultados coinciden con lo informado por Marino y Mesquita (2009) quienes plantearon que *Aspergillus* y *Penicillium* son los hongos de almacén de mayor incidencia en semillas de frijol. Al igual que con Ghangaokar y Kshirsagar (2013) quienes afirmaron que de las especies asociadas a semillas de frijol, *A. niger*, *A. fumigatus* y *A. flavus* fueron de las más comúnmente detectadas. Los valores más elevados de semillas infectadas por variedad correspondieron a *A. candidus* en 'Delicia 364', *A. fumigatus* en 'Velazco Largo', *A. flavus* en 'Bountiful', *A. niger*, *A. ochraceus* y *A. terreus* en 'BAT-304' (Tabla 2).

Todas las especies de *Aspergillus* identificadas en este estudio, son reconocidas como productoras de toxinas (Amadi y Adeniyi, 2009) por lo que además de afectar la germinación de las semillas o causar su pudrición pueden comprometer su consumo debido al riesgo que representan estos compuestos para la salud humana.



Tabla 2. Porcentaje de infección de especies de hongos que afectan el almacenamiento o conservación variedades de *P. vulgaris* L. cultivadas en Cuba.

Variedad	Patógenos									
	<i>Alternaria alternata</i>	<i>Alternaria tenuissima</i>	<i>Aspergillus candidus</i>	<i>Aspergillus fumigatus</i>	<i>Aspergillus flavus</i>	<i>Aspergillus niger</i>	<i>Aspergillus ochraceus</i>	<i>Aspergillus terreus</i>	<i>Penicillium</i> sp.	<i>Rhizopus</i> sp.
BAT-304	0.75	0	6.75	3.00	0.75	11.30	8.50	3.50	21.50	15.80
BAT-482	0.75	0	0	0	0	1.00	1.75	0	0	0
BAT-58	0	0	0	1.50	0	1.00	2.00	0	0	0
BAT-93	1.25	0	0	0	0	3.00	4.00	0	0	0
Bonita 11	1.50	0.75	0	1.75	0	3.00	2.00	0	0	0
Bountiful	0.75	0	2.00	2.50	1.75	10.0	4.25	2.75	15.00	53.30
CC 25-9-R	0.75	0	0	1.50	0.75	0	0	0	0	0
CC 25-9-N	0.75	0	0	0	0	2.00	1.75	0	0	0
CUL-156	0	0	2.00	1.50	0	1.00	2.50	0	5.50	9.25
Delicia 364	0	1.25	11.0	3.00	0.75	5.50	4.50	1.00	23.00	9.00
Guira-89	0	0	0	0	0	1.25	2.00	0	0	0
IPA-206	0	0	0	0	0	0	2.00	0	0	0
Liliana	1.0	0	0	1.50	0	1.75	2.00	0	0	0
PRL-8	0.50	0	0	0	0	1.25	0	0	7.25	0.75
Tomeguín-93	0	0	0	0	0	2.50	0	0	0	0
Velazco Largo	1.75	0	2.75	4.00	1.25	6.25	3.00	0	19.50	8.00

Por otra parte, se identificó *Sclerotinia sclerotiorum* (Lib.) de Bary, patógeno de interés cuarentenario para Cuba, que fue recientemente informado en campos de frijol de las provincias Artemisa, Mayabeque y Matanzas (Martínez *et al.*, 2013). Esta especie fue detectada en las variedades 'BAT-58', 'BAT-93' y 'Delicia-365' provenientes de Artemisa y Mayabeque. De estas, 'BAT-93' fue en la que se observó el mayor porcentaje de semillas infectadas con 3% seguida por 'Delicia 364' (2.25%) y 'BAT-58' (1.25%) (Tabla 1). Estos valores fueron similares a los obtenidos por Parisi *et al.* (2006) al estudiar diferentes métodos de análisis de semilla para la detección de este patógeno. A pesar de que *S. sclerotiorum*, solo fue observado en el 5.9% de las muestras y con unos valores de infección relativamente bajos, su presencia en lotes de semilla es preocupante debido a que la

transmisión por semilla es una de las principales vías de dispersión de este patógeno que presenta un muy amplio rango de hospedantes y que constituye una de las plagas más importantes del frijol, especialmente del cultivado en invierno y bajo riego (Parisi *et al.*, 2006). A pesar de que en Cuba se han realizado varios estudios relacionados con la microbiota asociada a semillas de frijol ninguno refleja la incidencia de *S. sclerotiorum* en este tipo de semilla por lo que el presente trabajo constituye el primer informe para Cuba de la incidencia de *S. sclerotiorum* en semillas nacionales de frijol.

La gran diversidad de especies de hongos asociados a semilla de frijol detectadas en este estudio; algunas de las cuales constituyen importantes fitopatógenos, demuestra la necesidad del tratamiento de semillas con

fungicidas, como medida fundamental dentro del manejo fitosanitario del cultivo, encaminado al incremento de los rendimientos del frijol.

## REFERENCIAS

- Amadi, JE, Adeniyi, DO (2009) Mycotoxin production by fungi isolated from stored grains. African Journal of Biotechnology 8(7): 1219-1221
- Díaz, M, Quintero E, Bernal A, Reinaldo Y (2005) Las enfermedades causadas por hongos del suelo en el cultivo del frijol común (*Phaseolus vulgaris* L.). Centro Agrícola 32(3): 43-46
- Ellis, MB (1971) Dematiaceous Hyphomycetes. CMI. Kew Surrey
- FAOSTAT (2014) Beans harvested area and production. [En línea]: <http://www.fao.org/statistics>. Consultado 15-01-2014
- Farr, DF, Rossman AY (2014) Fungal Databases, Systematic Mycology and Microbiology Laboratory, ARS, USDA. [En línea]: <http://nt.ars-grin.gov/fungaldb/index.cfm>. Consultado 15-01-2014
- Ghangaokar, NM, Kshirsagar, AD (2013) Study of seed borne fungi of different legumes. Trends in Life Sciences 2(1): 32-35
- ISTA (1996) International rules for seed testing. Seed Science Technology 24: 1-335
- Klich, MA, Pitt JI (1988) A Laboratory Guide to the Common *Aspergillus* Species and their Teleomorphs. Commonwealth Scientific and Industrial Research Organization. London
- Leslie, J, Summerell B (2006) The *Fusarium* Laboratory Manual. Blackwell Publishing. Ames
- Marino, RH, Mesquita JB (2009) Micoflora de sementes de feijão comum (*Phaseolus vulgaris* L.) provenientes do Estado de Sergipe. Revista Brasileira de Ciências Agrárias 4(3): 252-256
- Martínez-de la Parte, E, Trujillo M, Cantillo-Pérez T, García D (2013) First report of white mould of beans caused by *Sclerotinia sclerotiorum* in Cuba. New Disease Reports 27: 5
- Montiel, L, González F, Sánchez BM, Gúzman S, Gámez FP, Acosta JA, Rodríguez R, Simpson J, Cabral M, Mendoza M (2005) Especies de *Fusarium* en raíces de frijol (*Phaseolus vulgaris* L.) con daños de pudrición, en cinco estados del centro de México. Revista Mexicana de Fitopatología 23(1): 1-7
- Nerey, Y, Pannecouque J, Hernández HP, Díaz M, Espinosa R, De Vos E, Van Beneden S, Herrera L, Höfte M (2010) *Rhizoctonia* spp. causing root and hypocotyl rot in *Phaseolus vulgaris* in Cuba. Journal of Phytopathology 158: 236-243
- Parisi, JJD, Patrício FRA, Oliveira SHF (2006) Modification of the paper towel seed health test for the detection of *Sclerotinia sclerotiorum* in bean seeds (*Phaseolus vulgaris* L.). Summa Phytopathologica 32(3): 288-290
- Sandoval, I, López MO (2000) Micobiota del cultivo del frijol (*Phaseolus vulgaris* L.) en Cuba. Fitosanidad 4(3-4): 15-21
- Seifert, KA, Morgan-Jones G, Gams W, Kendrick B (2011) The Genera of Hyphomycetes. CBS Biodiversity Series 10. CBS-KNAW Fungal Biodiversity Center. Ottawa
- Sneh, B, Burpee L, Ogoshi A (1991) Identification of *Rhizoctonia* species. APS Press. St. Paul
- Sutton, BC (1980) The Coelomycetes. Surrey, CABI Publications. London
- Torres, AR, Cursino L, Muro-Abad JI, Gomes EA, Araujo EF, Hungria M, Alves ST (2009) Genetic diversity of indigenous common bean (*Phaseolus vulgaris* L.) rhizobia from the state of Minas gerais, Brazil. Brazilian Journal of Microbiology 40: 852-856

Recibido: 20-02-2014  
Aceptado: 31-03-2014