

**KEMAMPUAN INFEKSIISOLAT *Beauveria* sp.
PADA STADIA LARVA ULAT *Etionata thrax*U**
(Reinoculation of the *Beauveria* sp. isolated from *Etionata thrax* L)

M. Rahmansyah dan Erniwati

Pusat Penelitian dan Pengembangan Biologi-LIPI, Bogor

ABSTRACT

Tintomophatogemcfungus is isolated from an infected pupae of *H. thrax* -L (Hesperiidae: Lepidoptera). The fungus is cultured and determined as Beauveria sp. Conidia suspension of the fungi (7.6×10^3 conidia/ml) use as inoculant and reinoculated to five of difference larval stages. The larvae were cultured in the laboratory. The infected larvae become weak and finally died at ten days after inoculation. It is highly indication that the fungi may be potentially applicable as biocontrol agent for the insect. The fungus attack the *E. thrax* since the beginning of the larvae stage.

Keywords: Beauveria sp., *Etionata thrax* L, potential inoculant, biocontrol

PENDAHULUAN

Ulat penggulung daun pisang adalah stadia larva (ulat) dari siklus serangga atau kupu-kupu *Etionata thrax* L. Daun pisang menjadi tempat meletakkan dan menetasan telur sampai menjadi larva dan pupa (kepompong). *E. thrax* yang dikultur di laboratorium mulai dari telur sampai pupa memerlukan waktu sekitar 45 hari (Matsumoto *et al.* 1995), sedangkan siklus fluktuasi generasi di alam memiliki interval waktu sekitar 70 hari (Ashari dan Eveleens, 1974). Masa yang paling merugikan pertumbuhan tanaman adalah pertumbuhan larva. Helaian daun pisang selatan dimakan, juga digunakan untuk melindungi larva yang telah memasuki stadia prepiipa dengan cara merobek dan menggulungkan daun pada tubuhnya.

Kehidupan *E. thrax* tingkat dewasa, melakukan aktivitas menghisap nektar bunga pisang, kawin dan bertelur padamalam hari (Kalshoven, 1981). Ledakan populasi serangga menimbulkan kerugian terhadap usahakultivasi pisang (Sands and Sands, 1991). Pada kondisi ekologi yang seimbang, populasi *E. thrax* dikendalikan oleh musuh alami seperti serangga (predator dan pemarasit) dan jamur (entomopatogen) (Nakao and Funasari, 1976; Sands and Backer, 1993). Pengamatan Hasyim *et al.* (1994) menemukan adanya serangga pemarasit pada telur, larva dan pupa *E. thrax*. Pada kesempatan kegiatan koleksi serangga di temukan pupa *E. thrax* yang ditumbuhi jamur, kemudian diidentifikasi sebagai *Beauveria* sp. Deskripsi Domsch *et al.* (1980) menyatakan bila jamur *Beauveria* spp. memiliki virulensi tinggi terhadap berbagai serangga. Diperoleh informasi bahwa sekitar 500 jenis

jamur dapat menyebabkan mikosis pada serangga (Jayaraj dan Easwarmoorthy, 1985). Salah satu jenis jamur (*Metarhizium anisopliae*) di antaranya dapat hidup pada 200 jenis serangga inang (Sundara-Babu, 1985).

Berdasarkan kepada temuan *Beauveria* sp tadi maka telah dilakukan upaya untuk mempertegas perannya selaku agen pengendali populasi *E. thrax*. Untuk itu maka telah dilaksanakan perbanyakan dan pengamatan terhadap daya infektifitas jamur terhadap lima stadia larva *E. thrax* yang dikultur di laboratorium.

BAHAN DAN CARA KERJA

Tsolasai jamur dan penyiapan innkulun

Jamur yang tumbuh pada pupa *E. thrax* dikoleksi dari kebun pisang di daerah Bogor bulan Oktober 1995. Jamur diisolasi dan dimurnikan dengan menggunakan media ekstrak tauge agar. Berdasarkan kepada tuntunan kunci determinasi Domsch *et al.* (1980) jamur diidentifikasi sebagai *Beauveria* sp. Inokulan dibuat dengan mensuspensikan biakan *Beauveria* sp. pada media agar miring berumur 3 hari, dalam 100 ml air suling steril. Jumlah konidia dihitung dengan bantuan alat haemositometer setelah sediaan diberi pewarna anilin, dalam inokulan terhitung 7.6×10^3 konidia/ml. Pembuatan inokulan dilakukan di Laboratorium Balitbang Mikrobiologi - LIPI.

Penyiapan larva dan inokulasi

Telur *E. thrax* dikoleksi dari Sukaraja Bogor berupa sekumpulan telur yang didapat melekat pada

daun pisang. Kemudian setiap satu telur di tempatkan dalam tabung kaca kecQ (panjang 60 mm, diameter 15 mm) sampai menetas di Laboratorium Entomologi Balitbang Zoologi-LIPI. Setelah menjadi larva kemudian dimasukkan ke dalam wadah plastik (diameter 90 mm dan tinggi 70 mm) berpenutup. Larva dipelihara dengan selalu memberikan daun pisang segar. Larva (L) pada stadia instar 1 atau L₁ (0 sampai 4 hari setelah menetas =hsm), L₂ (5 sampi 8 hsm), L₃ (9 sampai 12 hsm), L₄ (13 sampai 17 hsm) dan L₅ (18 sampai 23 hsm) disiapkan untuk diinokulas. Inokulasi dilakukan dengan mengulaskan ujung kuas pensil yang sebelumnya dicelup ke dalam inokulan, pada tubuh larva. Semua wadah pembiakan serangga disimpan pada kondisi suhu kamar (28°C) pada lingkungan intensitas cahaya rendah.

HASIL

Seluruh stadia larva dapat diinfeksi jamur (Tabel 1). Aktivitas makan pada larva yang terinfeksi menjadi berkurang, kemudian lemas dan mati. Larva yang telah terinfeksi tidak berkembang normal. Hifa jamur menutup seluruh tubuh larva pada hari kesepuluh setelah diinokulasi. Beberapa hasil pengamatan mengemukakan bila prevalensi jamur entomopatogenik lebih tinggi pada larva stadia awal. Larva muda stadia 1 sampai 4 serangga *Heliothis armigera* Hbn. (Noctuidae) lebih sensitif terinfeksi jamur daripada Larva stadia 5 dan 6 (Khan and Rajak, 1986), demikian pula pada larva stadia 1 dan 2 serangga *Lepidoptera desemlineata* Say. (Coleoptera: Chrisomelidae) (Sikura dan Sikura, 1983). Inokulasi tidak dilakukan terhadap *E. thrax* stadia prepupa maupun pupa, karena jamur sering ditemukan di alam pada stadia itu.

Tabel 1. Kondisi berbagai tingkat stadia larva yang diinokulasi isolat *Beauveria* sp

Stadia larva (hari setelah telur menetas=HSM)	Pemberian inokulan (7,6x10 ³ konidia/ml)	Kondisi larva
L1 (0-4)	4 HSM	+
L2 (5-8)	8	+
L3 (9-12)	12	+
L4 (13-17)	17	+
L5 (18-23)	23	+
Kontrol	Tidak diinokulasi	-

- + Kegiatan larva memakan daun menurun; 10 hari setelah inokulasi seluruh tubuh larva ditumbuhi hifa dan larva menjadi keras
- Larva berkembang normal

Hasil pengamatan tadi menguatkan asumsi bila isolat *Beauveria* sp. yang didapat adalah sebagai jamur entomopatogenik yang mampu menginfeksi *E. thrax* secara lebih awal yaitu dari mulai stadia L₁ sampai stadia L₅, mendekati stadia prepupa. Artinya bahwa bila terjadi infeksi terhadap stadia larva maka larva akan jatuh dan tidak sampai menggulung daun seperti yang dilakukan serangga itu pada stadia prepupa. Pupa yang diketemukan kondisi tubuhnya ditumbuhi jamur, kemungkinan terinfeksi pada saat stadia larva yang terakhir. Dengan demikian pada saat larva berkembang menjadi pupa, di saat itu serangga tidak lagi melakukan aktivitas makan dan langsung merekatkan dirinya di dalam gulungan daun dengan pintalan benang putih yang dibuatnya. Maka pada saat itu pula jamur berkembang pada tubuh pupa.

PEMBAHASAN

Penelitian terhadap jamur *Beauveria* dan jamur entomopatogenik lainnya telah dilakukan untuk me-

ngontrol berbagai jenis serangga hama. Serangga yang keseimbangan populasinya terganggu (*overpopulation*) dapat merugikan tanaman seperti merusak daun, batang dan kayu, akar, umbi dan sebagainya.

Sebagai ilustrasi, pada Tabel 2 disajikan hasil penelitian usaha aplikasi jamur entomopatogenik baik yang semarga maupun tidak, dalam kaitannya untuk memfungsikan jamur sebagai agen pengendali beberapa serangga hama pertanian. Bila isolat jamur ini dapat berfungsi sebagai agen pengendali *E. thrax* maka untuk upaya berikutnya perlu dilakukan uji lanjutan daya infeksi isolat *Beauveria* sp. terhadap serangga lain, khususnya serangga yang berperan sebagai hama tanaman budidaya.

Peran jamur *Beauveria* spp. di alam dalam menginfeksi serangga sasaran banyak dimanfaatkan sebagai agen biokontrol. Berbagai upaya pendekatan telah dilakukan. Kemampuan jamur dalam menginfeksi serangga mulai dari stadia telur sampai dewasa dilaporkan oleh Jayamariah dan Veeresh (1983) pada serang-

ga *Holotrichia serrata* Fab. (Coleoptera: Scarabaeidae). Cara penggunaan konidia maupun miselium jamur beserta kondisi lingkungannya yang mempengaruhi daya infektifitas telah diteliti. Penggunaan inokulan dapat dalam bentuk suspensi konidia dalam cairan (air atau minyak kelapa yang diberi 0.01% Tween-80) atau bubuk kenyal yang berasal dari miselium atau pun konidia. Aplikasi inokulan efektif di lapangan berkisar antara 7.5×10^{12} sampai 5×10^8 konidia/ha dalam bentuk suspensi, atau setara dengan inokulan bubuk antara 200 sampai 300 g miselium/ha. Daya infeksi meningkat bila kondisi lingkungan mencapai kelembaban nisbi 90 sampai 100% (Aguda *et al.* 1987; Prior *et al.* 1988; Storey dan Gardner, 1988).

Pembuatan inokulan bergantung kepada ketersebaran konidia dalam biakan. Diperlukan biakan yang dapat menghasilkan konidia yang banyak dalam persiapan inokulan kering (bubuk) maupun basah (suspensi). Keberhasilan memperoleh konidia bergantung kepada jenis media yang digunakan. Resep untuk memperoleh konidia *Beauveria bassiana* yang optimal, pada media agar pembiakan harus mengandung sumber karbon sorbitol (1,2%) serta ditambahkan tepung pupa ulat *Bombyx mori* L (0,8%) dan pepton (1,0%) sebagai sumber nitrogennya (Motobayashi *et al.* 1988). Jumlah konidia dari *Beauveria* sp. yang ditumbuhkan pada media tauge agar dapat menghasilkan 7.6×10^3 konidia/ml, namun daya infektifitasnya dinilai baik dalam menginfeksi larva dalam kondisi laboratorium. Menurut pengamatan Sri Karindah *et al.* (1996) didapatkan bila dosis efektif konidia *Verticillium lecanii* Zimmermann terhadap *Aphis gossypii* Glover (Homoptera:Aphididae) pada nilai LC (*Lethal Concentration*) 2.7×10^4 konidia/ml. Kematian serangga sasaran bergantung kepada jumlah kepadatan konidia yang diinokulasikan dan kelembaban lingkungan yang secara tidak langsung berkaitan dengan intensitas cahabaya.

Clarkson dan Charnley (1996) menyarankan mungkin perlu diupayakan perekayasaan terhadap sifat genetika yang khas entomopatogenik, sehingga selain jamur dapat meningkatkan virulensinya juga sekaligus memiliki sasaran hanya terhadap serangga tertentu saja (*host-specificity*). Upaya peningkatan tingkat virulensi *Beauveria* telah dilakukan melalui peleburan protoplasma (*protoplastfusion*) oleh Couteaudier *et al.* (1996). Hibridasi antara protoplasma jamur virulensi rendah (namun spesifik terhadap inang tertentu) dengan jamur virulensi tinggi, ternyata menghasilkan mutan yang memiliki sifat *host-specificity* tetap dengan tingkat virulensi tinggi yang stabil. Metode peleburan protoplasma merupakan salah satu cara pengembangan sifat genetika secara asekual yang dinilai cukup

berhasil dalam upaya meningkatkan efisiensi jamur entomopatogenik sebagai agen biokontrol.

KESIMPULAN

Isolat *Beauveria* sp. yang diperoleh berpotensi untuk difungsikan sebagai agen biokontrol dalam memberantas serangga hama, khususnya *E. thrax*. Penentuan tingkat virulensi dan dosis letal terhadap serangga sasaran perlu diketahui untuk keperluan pembuatan inokulan. Perlu pula dilakukan pengamatan secara lebih tegas terhadap mekanisme kontak awal beserta penyerangan jamur pada serangga sasaran. Informasi dasar itu sangat menunjang bagi pengembangan aplikasi inokulan dari isolat *Beauveria* sp. asal *E. thrax*. Penegasan tingkat virulensi terhadap serangga sasaran asalnya dapat dijadikan pola dasar untuk pengembangan pemanfaatan inokulan jamur ini terhadap serangga lainnya.

Beauveria sebagai jamur entomopatogenik memiliki spektrum yang luas pada berbagai jenis serangga hama (lihat Tabel 2). Sepanjang yang diinfeksi hanya serangga sasaran maka pemanfaatannya sebagai mikoinsektisida sangat menguntungkan. Namun perlu dicermati bila dampak negatifnya menimbulkan wabah pada serangga penyebuk atau pun predator, maka justru merugikan. Pemanfaatan *Beauveria* sebagai agen biokontrol perlu kehati-hatian, jangan sampai merugikan usaha peternakan lebah madu misalnya, maupun menggagalkan panen buah-buahan di perkebunan akibat terganggunya populasi serangga penyebuk. Oleh sebab itu diperlukan sumber inokulan yang aman sehingga tidak berdampak negatif. Perekayasaan genetika melalui hibridasi protoplasma sebagai suatu alternatif. Hasil hibridasi selain mendapatkan sifat virulensi yang stabil, juga dapat mempertahankan sifat *host-specificity* sehingga pemanfaatan jamur sebagai mikoinsektisida dapat terkendali.

UCAPAN TERIMA KASIH

Kegiatan dibiayai oleh Proyek Penelitian Pengembangan dan Pendayagunaan Potensi Wilayah, Puslitbang Biologi LIPI, Bogor. Penulis mengucapkan terima kasih kepada Kepala Puslitbang Biologi LIPI dan Pemimpin Proyek serta rekan-rekan yang telah memberikan sumbang saran sehingga tulisan ini dapat terwujud.

DAFTAR PUSTAKA

- Aeschlimann JP, Ferron P, Marchal M and Soares G. 1985.** Occurrence and pathogenicity of *Beauveria bassiana* infesting larval *Sitona discoideus* (Coleoptera: Curculionidae) in the Mediteranian region. *Entomophaga* 30 (1):73-82.

- Aguda RM, Rombach MC, Itn DJ and Shepard BM.** 1987. Suppression of populations of the brown planthopper, *Nilaparvata lugens* (staal) (Homoptera:Delphacidae) in field cages by entomogenous fungi (Deuteromycotina) on rice in Korea. Applied Entomology **104**(2): 167-172.
- Alves BS, Risco SH, Silveira Neto S and Machado Neto R.** 1984. Pathogenicity of nine isolates of *Metarrhizium anisopliae* (Metch.)Sorok. To *Diatraea saccharalis* (Fabr.). Z. Angew. Entomology **97**(4):403-406.
- Anderson TE and Roberts DW.** 1983. Compatibility of *Beauveria bassiana* isolates with insecticide formulations used in Colorado potato beetle (Coleoptera: Chrysomelidae) control. Journal Economic Entomology **76**(6):1437-1441.
- Anderson TE, Roberts DW, Soper RS.** 1988. Use of *Beauveria bassiana* for suppression of Colorado potato beetle populations in New York state (Coleoptera: Chrysomelidae). Environmental Entomology **17**(1):140-145.
- Arshad M and Hafiz IA.** 1983. Efficacy of *Beauveria bassiana* (Bals.) Vuill. Fungus against the larvae of *Apriona cinea* Chev. (Lamidae: Coleoptera). Pakistan Journal Zoology **15**(2):207-212.
- Arshad M and Hafiz IA.** 1983. Field incidence of *Beauveria bassiana* (Bals.)Vuill., on *Indarbela quadrinotata* Wlk. (Pseudarbelidae: Lepidoptera). Bulletin Zoology **1**:11-16.
- Arshad M and Hafiz LA.** 1983. Microbial trials of a pathogenic fungus, *Beauveria bassiana* (Bals.) Vuill. Against the adult of *Aeksthes sarta* Solsky (Cerambycidae:Coleoptera). Pakistan Journal Zoology **15**(2):213-215.
- Ashari and Eveleens.** 1974. The banan leaf roller *Erionota thrax*, population dynamics, natural biological a control by parasites, and timing of chemical control. Agricultural Cooperation Indonesia and The Netherland Research Report. Ministry of Agriculture, the Republic of Indonesia, Jakarta: 364-369.
- Baltensweiler W and Cerutti F.** 1986. A study of the possible side effects of using the fungus *Beauveria btvngniartii* to control the may beetle on the fauna of the forest edge. Mitt. Schweiz. Entomol. Ges. **59**(3-4):267-274.
- Bidochka MJ and Khachatourians GG.** 1997. Hemocytic defense response to the entomopathogenic fungus *Beauveria bassiana* In the migratory grasshopper *Melanoplus sanguinipes*. Entomology Experimental Applied **45**(2): 151-156.
- Boucias DG, Pendland JC and Latge JP.** 1988. Nonspecific factors involved in attachment of entomopathogenic Deeteuromycetes to host insect cuticle. Applaid Environment Microbiology **54**(7):1795-1805.
- Campbell RK, Anderson TE, Semej M and Roberts DW.** 1985. Management of the Colorado potato beetle using the entomogenous fungus *Beauveria bassiana*. American Potato Journal **62**(1):29-38.
- Cantwell GE, Cantelo WW and Schroder RFW.** 1986. Effect of *Beauveria bassiana* on underground stages of the Colorado potato beetle, *Leptinotarsa decemlineata* (Coleoptera:Chrysomelidae). Great Lakes Entomology **19**(2):81-84.
- Clarkson JM and Chamley AK.** 1996. New insights into the mechanisms of fungal pathogenesis in insects. Trends in Microbiology **4**(5): 197-203.
- Couteaudier Y, Viaud M and Riba G.** 1996. Genetic nature, stability, and improved virulence of hybrids from protoplast fusion of *Beauveria*. Microbial Ecology **32**:1-10.
- Daouist RA and Pereira RM.** 1986. Stability of entomopathogenic fungi *Beauveria bassiana* and *Meterhifium anisopliae* on beetle-attracting tubers and cowpea foliage in Brazil. Environment Entomology **15**(6):1237-1243.
- Domisch KH, Gams W and Anderson T.** 1980. Compendium of Soil Fungi. Academic Press, London.
- Easwaramoorthy S and Santhalakshmi G.** 1987. Occorence of a fungal disease on sugarcane shootborer, *Chilo infuscatus* Snell. Entomon **12**(4):394-395.
- EI-Sufty Rand Fuehrer E.** 1985. Interrelationships between *Cydia pomonella* L. (Lepidoptera:Tortricidae), *Ascogaster quadridentatus* L. (Lepidoptera:Tortricidae). Z.ANGGEW Entomology **99**(5):504-511.
- Faigues J, Roberts PH and Vey A.** 1984. Influence of destruxins on disease development of *Metarrhizium anisopliae* in scarabeid larvae. Entomophaga **30**(4):353-364.
- Feng Z, Carruthers RI, Larkin TS.** 1988. A phenology model and field evaluation of *Beauveria bassiana* (Bals.)Vuillemin (Deuteiomycotina:Hypomycetes) mycosis of the European corn borer, *Ostrinia nubialis* (Hbn.)(Lepidoptera:Pyralidae). Dcanadian Entomology **120**(2):133-144.
- Feng ZD and Carruthers RI.** 1985. Age-specific dose-mortality effects of *Beauveria bassiana* (Deuteromycotina:Hypomycetes) on the

- European corn borer, *Ostrinia nubialis* (Lepidoptera: Pyralidae). Journal Invertebrate Pathology 46(3):259-264.
- Garcia AS, Messias CL, Souza HML and Picdrabucna AE. 1984.** Pathogenicity of *Metarhizium anisopliae* to *Ceratitis capitata* (Wied) (Diptera:Tephritidae). Review Brasilian Entomology 28(4):421 -424.
- Gottwald TR and Tedders WL. 1984.** Colonization, transmission, and longevity of *Beauveria bassiana* and *Metarhisgium anisopliae* (Deuteromycotina:Hypomycetes) on pecan weevil larvae (coleoptera: Curculionidae) in the soil Environmental Entomology 13(2):557-560.
- Grehan JR and Wigley PJ. 1984.** Fungal and bacterial diseases of puriri moth, *Aenetus virescens* (Lepidoptera: Hepialidae), larvae. New Zealand Entomology 8:61-63.
- Hare JD and Andreas TG. 1983.** Variation in the susceptibility of *Lepinoptarsa decemlineata* (Coleoptera: Chrysomelidae) when reared on different host plants to the fungal pathogen, *Beauveria bassiana* in the field and laboratory. Environmental Entomology 12(6):1892-1897.
- Hasyim A, Hasan N, Syafil, Herlion and Nakamura K. 1994.** Parasitoids of the Skipper *Erionota thrax* (L.) in Sumatra Barat, Indonesia, with Notes on their life history, distribution and abundance. Tropics 3(2):131-142.
- Hou RF and Chang JK. 1985.** Cellular defense response to *Beauveria bassiana* in the silkworm, *Bombyx mori*. Applied Entomology Zoology 20(2):118-125.
- Hunt DWA. 1986.** Absence of fatty acid germination inhibitors for conidia of *Beauveria bassiana* on the integument of the bark beetle *Dendroctonus ponderosae* (Coleoptera: Scolytidae). Canadian Entomology 118(8):837-838.
- Jayaraj S and Easwaramoorthy S. 1985.** Microbial control of insects using fungal pathogen. In: Microbial Control and Pest Management (Jayaraj, S. Ed.). Tamil Nadu Agriculture University, Combaitore, India, p.126-132.
- Jayaratnaiah M and Veeresh GK. 1983.** Studies on the symptoms of infection caused by the new silkworm white muscardine fungus, *Beauveria brongniartii* (Sacc.) Petch to different stages of the white grub, *Holotrichia serrata* Fab. (Coleoptera: Scarabaeidae). Journal Soil Biology and Ecology 3(1):7-12.
- Johnson JA, Hall IM and Arakawa KY. 1984.** Epizootiology of *Etniaphytonomi* (Zygomycetes:Entomophthorales) and *Beauveria bassiana* (Deuteromycetes:Moniliales) parasitizing the Egyptian alfalfa weevil (Coleoptera: Curculionidae) in Southern California. Environmental Entomology 13(1):95-99.
- Kalshoven LGE. 1981.** Pest on Crops in Indonesia (PA van der Laan, rev. and transl.). PT Ichtiar Baru-Van Hoeve, Jakarta.
- Keller S, Keller E and Auden JA. 1986.** A large field trial to control the cockchafer, *Melolontha melolontha* L, with the fungus *Beauveria bringniartii* (Sacc.) Petch. MittSchweiz.Entomology Ges. 47-56.
- Khan AR and Rajak RC. 1986.** The influence of relative humidity on *Beauveria bassiana* infectivity in gram pod borer. In: Perspective in Microbiological Research Volume I (Hasija et al. Eds). TPPP, New Delhi, India.
- Khan AR and Rajak RG. 1987.** The influence of relative humidity on *Beauveria bassiana* infectivity in gram pod borer, *He&othis armigera*. Symposium in Perspectives in Micological Research . New Delhi, India. p219-223.
- Latch GCM and Kain WM. 1984.** Control of porina caterpillar (*Wiseana* spp.) in pasture by the fungus *Metarhizium anisopliae*. New Zealand Journal Experimental Agriculture 11(4):351-354.
- Lecuona RE and Alves SB. 1988.** Efficiency of *Beauveria bassiana* (Bals.) Vuill., B. brongniartii (Sacc.) Petch. And granulose virus on *Diatrea sacchara* Bs (F., 1794) at different temperature. Journal Applaid Entomology 105(3):223-228.
- Lewis LC and Cossentine JE. 1986.** Season long intraplant epizootics of entomopathogens, *Beauveria bassiana* and *Nosemapyrausta* in a corn agroecosystem. Entomophaga 31(4):363-369.
- Marcandier S and Riba G. 1986.** Occurrence of *Beauveria bassiana* (Bals.) Vuillemin in different geographical populations of the European corn borer, *Ostrinia nubialis* (Huebner). Acta oecology 7(1):39-46.
- Marcandier S and Kachatourians GG. 1987.** Susceptibility of the migratory grasshopper, *Melanoplus sanguinipes* (Fab.) (Orthoptera:Acrididae), to *Beauveria bassiana* (Bals.) Vuillemin (Hypomycetes): influence of relative humidity. Canadian Entomology 119(10):901-907.
- Marrone PG, WM Brooks and Stinner RE. 1983.** The incidence of tachinid parasites and pathogens in adult population of the bean leaf beetle, *Cerotoma trijuncata* (Forster) (Coleoptera: Chrysomelidae) in North Carolina. Journal GA Entomology Society 38(2):85-89.
- Matsumoto K, Erniwati, Ubaidillah R and Nakamura K. 1995.** Head capsule width of

- larva and duration of developmental stages of the Banana Skipper, *Erionata thrax* (L.), (Lepidoptera:Hesperiidae) in Bogor, Indonesia. Tropics 4(2):247-252.
- McCoy CW, Beavers GM and Tarrant CA. 1985.** Susceptibility of *Artipes floridatus* to different isolates of *Beauveria bassiana*. Florida Entomology 68(3):402-409.
- McGiffen Jr ME and Meyer JR. 1986.** Effect of environmental factors on overwintering phenomena and spring migration of the plum curculio, *Conotrachelus nenuphar* (Coleoptera: Curculionidae). Environmental Entomology, 15(4):884-888.
- Motobayashi T, Kunini Y, Morita Y and Tsuchiya D. 1988.** Effect nutritional competition of medium and duration of culturtime on conidial production of *Beauveria bassiana* isolated from the pine sawyer, *Monochamus alternatus* Hope (Coleoptera: Cerambycidae). Japan Journal Applaid Entomology Zoology 32(3): 187-191.
- Nakao HK and Funasaki GY. 1976.** Introductions for Biological Control in Hawaii, 1974. Proceeding, Hawaiian Entomological Society. 22 (2):329-331.
- Osborne LS and Boucias DG. 1985.** A review of chemical antagonists to mycopathogens of citrus root weevils. Florida Entomology 68(3):409-416.
- Paiva LM, de A Camargo C, Batista Filho A and Bastos Cruz BP. 1984.** Occurrence of *Beauveria* sp. pathogenic o the boll weevil (*Anthonomus grandis* Boheman) in the region of Campinas, State of Sao Paulo, Brazil. Biologico 50(3):65-68.
- Payah WS and Boethel DJ. 1986.** Impact of *Beauveria bassiana* (Balsamo) Vuillemin on survival of over wintering bean leaf beetles, *Cerotoma trifurcata* (Forster), (Coleoptera: Chrysomelidae). Journal Applied Entomology 102(4):295-303.
- Prior CJollandaP, Gle Patourel. 1988.** Infectifity of oil and water formulation of *Beauveria bassiana* (Deuteromycotina:Hipomycetes) to the cocoa weevil pest *Pantomorus pluto* (Coleoptera: Curculionidae). Journal Invertebrata Pathology 52(l):66-72.
- Propawski TJ, Riba G, Jones WA and Aioun A. 1988.** Variation in isoesterase profiles of geographical population of *Beauveria bassiana* (Deuteromycotina: Hypomycetes) isolated from *Sitona* weevils (ColeopterarCurculionidae). Environmental Entomology 17(2):275-279.
- Ramoska WA and Todd T. 1985.** Variation in efficacy and viability of *Beauveria bassiana* in the chin bug (Hemiptera:Lygaeidae) as a result of feeding activity on selected host plants. Environmental Entomology 14(2):146-148.
- Ramoska WA. 1984.** The influence of relative humidity on *Beauveria bassiana* infectivity and replication int the chin bug, *Blissus leucopterus*. Journal Invertebrate Pathology 43(3):389-394.
- Riba G. 1984.** Field plot tests using an artificial mutant of the entomopathogenic fungus, *Beauveria bassiana* (Hypomycetes) against the European com borer, *Ostrinia nubialis* (Lepidoptera: Pyralidae). Entomophaga29(1):41-48.
- Rombach MC, Aguda RM, Shepard BM and Roberts DW. 1986.** Entomopathogenic fungi (Deuteromycotina) in the control of the black bug of rice, *Scotinophara coarctata* (Hemiptera: Pentatomidae). Journal Invertebrate Pathology 48(2):174-179.
- Rombach MC, Aguda RM, Shepard BM and Roberts DW. 1986.** Infection of the rice brow planthopper, *Nilaparvata lugens* (Homoptera: Delphacidae), by field application of entomopathogenic Hypomycetes (Deuteromycotina). Environmental Entomology 15(5):1070-1073.
- Saito T and Ikeda F. 1983.** *Beauveria bassiana* (Bals.) Vuill. Isolated from the black vine weevil, *Otiorhynchus sulcatus* Fabr. (Coleoptera: Curculionidae)Journal Applied Entomology Zoology 27(4):307-308.
- Sands DPA and Sands MC. 1991.** Banana Skipper, *Erionata thrax* (L.) (Lepidoptera: Hesperiidae) in Papua New Guinea: a new pest in the South Pasific Region. Micronesia Supplement 3:93-98.
- Sands DPA and Bakker P. 1993.** *Cotesia erionotae* (Wilkinson) (Hymenoptera:Braconidae), for biological control of Banana Skipper, *Erionata thrax* (L.) (Lepidoptera:Hesperiidae) in Papua New Guinea. Micronesia Supplement 4:99-105.
- Searle T and Doberski J. 1984.** An investigation of the entomogenous fungus *Beauveria bassiana* (Bals.) Vuill. as a potential biological control agen for *Oryzaephilus surinamensis* (L.). Journal Stored Prod. Res. 20(1): 17-24.
- Shibata E and Higuchi T. 1988.** Application of entogenous fungus, *Beauveria brongniartii* (Sacc.) Petch, for control of the adult sugi bark borer. Applied Entomology Zoology 23(2):199-201.
- Sikura AI and Sikura LV. 1983.** The employment of microbiological means of plant protection for control of Colorado beetle on potato and aubergine. Proceeding of the International Conference on Integrated Plant Protection. Hungarian Society of Agricultural Science, Budapest, Hungary.

- Sitnadi J. 1988.** Comparison of *Beauveria bassiana* effect in *Trichiocampus viminalis* (Fall.) (Hym., Tenthredinidae) larvae under two types of laboratory condition. Journal Applied Entomology **105** (2):141-143.
- Sri Karindah, Rahardjo BT, Sudakir dan Santoso S. 1996.** Virulensi jamur *Vertidillium lecanii* Zimmermann terhadap hama kapas *Aphis gossypii* Glover (Homoptera:Aphididae). Agrivita 19(1):30-34.
- Storey GK and Gardner WA. 1988.** Movement of an aqueous spray of *Beauveria bassiana* into the profile of four Georgia soils. Environmental Entomology **17(1):135-139.**
- Su CY, Tzean SS and Ko WH. 1988.** *Beauveria bassiana* as a lethal factor in a Taiwanese soil vernicious to sweet potato weevil, *Cylas formicarius*. Journal Invertebrate Pathology **52(1):195-197.**
- Sundara-Babu PC. 1985.** *Metarhizium* and *Beauveria* infections in insects. In: Microbial Control and Pest Management (Jayaraj, S. Ed.). Tamil Nadu Agriculture University, Combaitore, India, p.133-135.
- Suprapto. 1997.** Pengaruh cendawan *Beauveria bassiana* Vuil terhadap beberapa aspek biologi hama pengisap buah lada (*Dasynus piperis* China). Seminar Nasional Biologi XV. Lampung.
- Varma A, Tandan BK, and Singh K. 1988.** First record of *Beauveria bassiana* (Balsamo) Vuillemin, an entomophatogenous fungus from sugarcane defoliator *Phytoscapus* sp. (Coleoptera: Curculionidae) from India. Current Science **57(7):396.**
- Wegensteiner R and Fuehrer E. 1988.** The efficiency of *Beauveria bassiana* (Bals.) Vuill. Against *Hylobius abietis* L. (Col.: Curculionidae). Entomophaga **33(3):339-348.**
- Whitney HS, Ritchie DC, Borden JH and Stock AJ. 1984.** The fungus *Beauveria bassiana* (Deuteromycotina: Hypocreaceae) in the western balsam bark beetle, *Dryocoetes confusus* (Coleoptera: Scolytidae). Canadian Entomology **116(10):1419-1424.**

Tabel 2. Daftar jenis seranggaya yang dapat diinfeksi oleh *Beauveria spp.* dan jamur entomopatogenik lainnya

Namajenis*	Suhu	Sumber inoculan	Peran hama	Pada tanaman	Pustaka
1. <i>Aenetus virescens</i>	Hepialidae	<i>Beauveria bassiana</i>	-	-	Grehn & Wigley, 1984
2. <i>Asolesthes sarta Sofsky</i>	(Zemmkyddae)	<i>B. Bassiana</i>	perusak kayu (bubuk)	poplar	Arshad & Hafiz 1983
3. <i>Anthonomus grandis Bobeman</i>	-	<i>Beauveria sp.</i>	-	-	Paivaetal. 1984
4. <i>Aphis gossypii Glover</i>	Aphididae	<i>Vertidilhum lecammi</i>	mensisap cairan daun	kapas	Sri Karindah et al. 1996
5. <i>Apriona dhorea Chev.</i>	Lamidae	<i>B. bassiana</i>	penggerak	batangpoplar	Arshad&Hafiz% 1983
6. <i>Arpusjloridamts</i>	-	<i>B. bassiana</i>	perusak akar	jeruk	McCoy etal. 1985
7. <i>Blissus leucopterus leucopterus</i>	Lygaeidae	<i>Metarhizium anisopliae</i> <i>B. bassiana</i>	-	-	Osbome & Bouidas, 1985
8. <i>Bombyx mori L.</i>	Bombyidae	<i>B. bassiana</i>	defoliator	murbey	Ramoska & Todd, 1985
9. <i>Ceratosanthes hilariana On.</i>	-	<i>B. bassiana</i> <i>M. anisopliae</i>	defoliator	cowpea	Ramoska, 1984 Hou& Chang, 1985 Daoust & Pereim, 1986
10. <i>Cemritis capitata Wied.</i>	Tephritidae	<i>M. anisopliae</i>	-	-	Gardaetal. 1984
11. <i>Cerotoma trijurcata Forster</i>	Chrysomelidae	<i>B. bassiana</i> <i>B. bassiana</i> <i>M. anisopliae</i>	defoliator	legumes	Payah & Boethel, 1986 Marrone et al. 1983
12. <i>Cetonia aurata L.</i>	-	<i>M. anisopliae</i>	-	-	Farguesetal. 1985
13. <i>Chilo injuscattellus Snell.</i>	PyraHdae	<i>B. bassiana</i>	defoliator	tebu	Easmaramoorthy & Santhalakshmi, 1987
14. <i>Conotracheits nenuphar</i>	CurcuBomdae	<i>B. bassiana</i>	-	-	McGiffen & Meyer, 1986
15. <i>CurcuHo caryae</i>	CurcuHomdae	<i>B. bassiana</i> <i>M. anisopliae</i>	-	-	Gottwald & Tedders, 1984
16. <i>Cydza' pomonell L.</i>	Tortriiddae	<i>B. bassiana</i>	-	-	El-Sulty & Fuehrer, 1985
17. <i>Cyhsjbrmicarius L»</i>	Curculiojiidae	<i>B. bassiana</i>	penggerak umbi	ubijalar	Suetal. 1988
18. <i>Dasynuspiperis China</i>	-	<i>B. bassiana</i>	pengisap buah	lada	Supmpto, 1997
19. <i>Dendroctonus ponderosae</i>	Scoiytidae	<i>B. bassiana</i>	perusak kuht kayu	tanaman berkayu	Hunt, 1986
20. <i>Diatinea saccharaHs F.</i>	PyraHdae	<i>B. bassiana</i> <i>D. bronThartit</i>	penggerek	batang tebu	Abes etal, 1984 Lecuona & Abes, 1988
21. <i>Dryocoetes conujus (S.)</i>	Scofytidae	<i>B. Bassiana</i>	perusak kulit kayu	balsam	Whitney etal, 1984
22. <i>Hehthis armigera Him.</i>	Noctuidae	<i>B. bassiana</i>	penggerak potong	kacang hijau	Khan & Rajak, 1987
23. <i>Holoirchia serrata Fab.</i>	Scambaeidae	<i>B. brvnqntariti</i>	-	-	Jayaramaiah & Veeresh, 1983
24. <i>Hybbius abietis L»</i>	Curculionidae	<i>B. bassiana</i>	-	-	Wegenstreiner & Fuehrer, 1988
25. <i>Hypera brunneipennis</i>	Cunuhomdae	<i>B. bassiana</i> <i>Erynia phytonomi</i>	-	alfalfa	Johnson etal, 1984

Namajenis	Suku	Sumber inoculan	Reran hama	Pada tanaman	Pustaka
26. <i>Indarbelia quadrinotata</i> Wlk.	<i>Pseudarbelidae</i>	<i>B. bassiana</i>	defoliator	<i>I'erminaha arjuna</i>	Arshad&Hafiz, 1983
27. <i>Leptinotarsa decemlineata</i> Sa	<i>Chrysomelidae</i>		defoliator	kentang	Anderson & Roberts, 1983
					Anderson et al, 1988
					Campbell et al, 1985
28. <i>Melanoplus sanguinipes</i> (F)	<i>sAcriidae</i>	<i>B. bassiana</i>	-	Berbagai bijauan	Cantwell et al, 1986
29. <i>Melolontha melolontha</i> JL	-	<i>B. brongniartii</i>	-	-	Hare & Adreadis, 1983
30. <i>Monochamus alternatus</i> Hope	<i>Cerambycidae</i>	<i>B. bassiana</i>	-	cemara	Bidochka & Khachatourians, 1987
31. <i>Nilaparvata lugens</i> (Staal)	<i>Delphacidae</i>	<i>B. bassiana</i> <i>M. anisopliae</i> <i>M. flavoviride</i> <i>B. bassiana</i> <i>Hirsutella citriformis</i> <i>M. anisopliae</i> <i>M. jhoviridae</i> <i>Paecilomyces Hlacinus</i> <i>M. anisopliae</i>	pengisap batang	padi	Marcandier & Khachatourians, 1987
					Keller et al, 1986
					Baltensveiler & Cerutti, 1986
					Motobayashi et al, 1988
					Agudaetal, 1987
					Rombachetal, 1986
32. <i>Oryctes rhinoceros</i> L»	<i>Scarabaeidae</i>	<i>M. anisopliae</i>	defoliator	kelapa	Kalshoven, 1981
33. <i>Oryzaephilus surinamensis</i> L,	<i>Silvanidae</i>	<i>B. bassiana</i>	-	-	Searle & Doberski, 1984
34. <i>Ostrinia nubilalis</i> (Huber)	<i>Pyralidae</i>	<i>B. bassiana</i>	pengerek	batang jagung	Lewis & Cossentine, 1986
					Marchbindier & Riba, 1986
					Feng & Carmthers, 1985
					Riba, 1984
					Feng et al 1988
35. <i>Otiorrhynchus sulcatus</i> Fabr.	<i>Curculionidae</i>	<i>B. bassiana</i>	-	-	Saito & Ikeda, 1983
36. <i>Pantorhytes phthus</i>	<i>Curculionidae</i>	<i>B. bassiana</i>	bubuk pada batang	coklat	Prior et al, 1988
37. <i>Phytoscaphus</i> sp.	<i>Curculionidae</i>	<i>B. bassiana</i>	defoliator	tebu	Varna et al, 1988
38. <i>Scotinophara coarctata</i>	<i>Pentatomidae</i>	<i>B. bassiana</i> <i>M. anisopliae</i> <i>P. Hlacinus</i> <i>B. brongniartii</i>	-	padi	Rombachetal, 1986
39. <i>Semanotusjaponicus</i> Lacor	<i>Cerambycidae</i>	<i>B. brongniartii</i>	pengerek	kulit batang sugi	Sibata & Higuchi, 1988
40. <i>Sitona discoideus</i> Gyl	<i>Curculionidae</i>	<i>B. bassiana</i>	defoliator	medicago	Aeschlimann et al, 1985
41. <i>Sitona</i> spp.	<i>Curculionidae</i>	<i>B. bassiana</i>	defoliator	medicago	Poprawski et al, 1988
42. <i>Trichobiocampus viminalis</i> F.	<i>Tenthredinidae</i>	<i>B. bassiana</i>	defoliator	poplar	Simandi, 1988
43. <i>Wiseana</i> spp.		<i>M. anisopliae</i>	-	tanaman hijau	Latch & Kain, 1983