

PENGARUH CAMPURAN EKSTRAK *AGLAIA HARMSIANA* PERKINS DAN *DYSOXYLUM ACUTANGULUM* MIQ. (MELIACEAE) TERHADAP MORTALITAS DAN OVIPOSISI *PLUTELLA XYLOSTELLA* (L.) (LEPIDOPTERA: YPONOMEUTIDAE)

Lucy Yuswanti¹ dan Djoko Prijono²

ABSTRACT

Effects of Mixtures of *Aglaia harmsiana* Perkins and *Dysoxylum acutangulum* Miq. (Meliaceae) Extracts on Mortality and Oviposition of *Plutella xylostella* (L.) (Lepidoptera: Yponomeutidae). This study was conducted to evaluate the effects of mixtures of extracts of *Aglaia harmsiana* seeds and *Dysoxylum acutangulum* leaf petioles on mortality and oviposition of *Plutella xylostella* (L.) (Lepidoptera: Yponomeutidae). The insecticidal activity of ethyl acetate fraction of *A. harmsiana* and *D. acutangulum* extracts and their mixture (concentration ratio of *Ah* and *Da* was 4:1) was evaluated against the third-instar larvae *P. xylostella* by a leaf-residue feeding method, and the oviposition-repellent effect of those extracts on adult *P. xylostella* was assessed by choice tests using broccoli seedlings. LC₅₀ and LC₉₅ of *A. harmsiana* extract against the third+fourth instar larvae were 0.054% and 0.129%, respectively, those of *D. acutangulum* extract were 0.031% and 0.103%, and those of the mixture of *A. harmsiana* and *D. acutangulum* extracts were 0.019% and 0.101%. The test extract mixture was synergistic against the third+fourth instar larvae, both at LC₅₀ and LC₉₅ levels, with synergistic ratios of 3.3 and 1.1, respectively. The treatments with *A. harmsiana* and *D. acutangulum* extracts and their mixture at concentrations of 0.06% - 0.38%, 0.02% - 0.3%, and 0.02% - 0.3%, respectively, significantly reduced the number of eggs deposited by the females *P. xylostella* on broccoli seedlings, with oviposition inhibition indices of 0.30-0.59, 0.28-0.45, and 0.45-0.70. *A. harmsiana* extract at all concentrations tested was phytotoxic to broccoli seedlings, whereas *D. acutangulum* extract was not. Mixtures of *A. harmsiana* and *D. acutangulum* extracts were phytotoxic to broccoli seedlings at concentrations of 0.06-0.3%. Thus, *A. harmsiana* extract or mixtures containing that extract should be used with caution and their phytotoxicity should be specifically tested on target crops before being used in the field.

Kata kunci: antioviposisi, fitotoksitas, insektisida botani, Meliaceae, sinergisme

PENDAHULUAN

Plutella xylostella (L.) (Lepidoptera: Yponomeutidae) merupakan hama penting pada tanaman kubis-kubisan (Brassicaceae) yang bersifat kosmopolit (Kalshoven, 1981). Larva *P. xylostella* menimbulkan kerusakan dengan memakan daun dari permukaan bawah dan menyisakan lapisan epidermis atas sehingga meninggalkan gejala berupa jendela yang menerawang pada daun. Kerusakan yang ditimbulkan *P. xylostella* bersamaan dengan serangan *Crocidolomia pavonana* (F.) (Lepidoptera: Pyralidae) pada kubis dapat mencapai 100%, terutama pada musim kemarau (Setiawati & Sastrosiswoyo, 1996).

Penerapan pengendalian hama terpadu (PHT) pada tanaman Brassicaceae telah dilakukan sejak 20 tahun yang lalu. Taktik pengendalian yang diterapkan untuk menanggulangi masalah hama *P. xylostella* mencakup pemanfaatan parasitoid *Diadegma semiclausum* (Hellen) (Hymenoptera: Ichneumonidae), penggunaan insektisida selektif berdasarkan

ambang pengendalian *P. xylostella* (5 larva/10 tanaman), dan pengendalian secara kultur teknis (Setiawati & Sastrosiswoyo, 1996).

Salah satu kelompok insektisida selektif yang dapat digunakan untuk menunjang penerapan PHT kubis, termasuk terhadap hama *P. xylostella*, ialah insektisida botani. Kelompok insektisida ini bersifat ramah lingkungan karena umurnya tidak beracun terhadap musuh alami hama dan mudah terurai di alam. Selain itu, penggunaan sediaan insektisida botani yang mengandung campuran senyawa aktif dapat menekan timbulnya resistensi hama (Prijono, 1999).

Lebih dari 2400 jenis tumbuhan yang termasuk dalam 235 famili dilaporkan mengandung bahan pestisida (Grainge & Ahmed, 1988). Beberapa genus tumbuhan yang memiliki prospek baik sebagai sumber insektisida botani antara lain *Azadirachta*, *Aglaia*, dan *Dysoxylum* (Meliaceae) (Satasonk et al., 1994, Schmutterer, 1995; Prijono et al., 2004).

Dua jenis tumbuhan famili Meliaceae yang berpotensi sebagai sumber insektisida botani ialah *Aglaia harmsiana* dan *Dysoxylum acutangulum*.

¹ Alumnus Departemen Hama dan Penyakit Tumbuhan, Fakultas Pertanian Institut Pertanian Bogor

² Dosen Departemen Hama dan Penyakit Tumbuhan, Fakultas Pertanian Institut Pertanian Bogor,
Jl. Kamper Kampus IPB Darmaga, Bogor

Ekstrak aseton biji *A. harmsiana* dapat menghambat aktivitas makan dan perkembangan pradewasa *C. pavonana* (Dono & Prijono, 1998; Prijono, 1998) serta menekan kemampuan reproduksi dan peletakan telur imago *C. pavonana* (Wiyantono et al., 2001). Berdasarkan penelitian lain, Prijono et al. (2001) melaporkan bahwa salah satu fraksi aktif kulit batang *D. acutangulum* memiliki aktivitas insektisida yang kuat terhadap larva *C. pavonana* dengan LC₅₀ 6,6 ppm. Gejala peracunan akibat perlakuan dengan ekstrak *D. acutangulum* dan fraksi aktifnya berupa kegagalan ganti kulit, dan larva umumnya mati menjelang atau pada saat ganti kulit (Prijono et al., 2004).

Untuk meningkatkan keefektifan dalam penggunaan insektisida, petani sering mencampur beberapa jenis insektisida. Di lain pihak, penggunaan insektisida dalam bentuk campuran sering disarankan untuk menunda timbulnya resistensi hama terhadap insektisida, mengendalikan beberapa jenis hama sekaligus, meningkatkan efisiensi aplikasi karena insektisida campuran digunakan pada dosis yang lebih rendah dibandingkan dengan dosis masing-masing komponennya secara terpisah, dan dapat mengurangi pengaruh samping terhadap organisme bukan sasaran dan lingkungan bila komponen campuran digunakan pada dosis yang lebih rendah (Prijono, 2002). Aktivitas insektisida campuran ekstrak *A. harmsiana* dan *D. acutangulum* sampai sekarang belum pernah diteliti.

Daya guna suatu insektisida akan bertambah bila insektisida tersebut juga memiliki sifat lain di samping mengakibatkan kematian hama, misalnya sifat antioviposisi (penghambat peletakan telur), karena sifat ini merupakan pertahanan garis depan dalam menangkal serangan hama. Pada serangga ordo Lepidoptera, tahapan pemilihan inang dalam proses peletakan telur sangat penting karena inang yang dipilih dapat mempengaruhi kelangsungan hidup larva keturunannya (Renwick & Chew, 1994). Karena itu, sifat antioviposisi campuran ekstrak *A. harmsiana* dan *D. acutangulum* juga perlu diteliti.

Penelitian ini bertujuan menentukan pengaruh campuran ekstrak biji *A. harmsiana* dan tangkai daun *D. acutangulum* terhadap mortalitas larva dan peletakan telur imago *P. xylostella*.

METODE PENELITIAN

Perbanyakan Tanaman Pakan

Pakan yang diberikan pada larva *P. xylostella* ialah daun brokoli (*Brassica oleracea* L. var. *italica*, F1 *Hybrid Broccoli 'Pilgrim'*). Benih disemai pada nampang semai dengan 50 lubang tanam. Nampang semai tersebut diisi dengan medium tanam yang berasal dari sabut kelapa ('Green Leaf-200'). Pada setiap lubang tanam diletakkan satu benih dan satu butir pupuk majemuk pelepasan terkendali 'Dekastar'. Tanaman disiram dan dirawat setiap hari. Untuk medium pengujian aktivitas insektisida digunakan daun dari tanaman brokoli yang berumur 50-60 hari, sedangkan untuk pengujian antioviposisi digunakan bibit yang berumur sekitar 30 hari.

Pemeliharaan Serangga Uji

Serangga uji yang digunakan ialah larva instar ke-3 dan imago *P. xylostella* yang merupakan hasil perbanyakan di Laboratorium Fisiologi dan Toksikologi Serangga, Departemen Hama dan Penyakit Tumbuhan, Institut Pertanian Bogor. Larva instar awal dipelihara dalam kotak plastik (34 cm x 26 cm x 7 cm) dan diberi makan daun brokoli hingga mencapai fase pupa. Setelah pupa menjadi imago, imago dipindahkan ke dalam kurungan plastik (diameter 20 cm, tinggi 35 cm) dan diberi makan larutan madu 10% yang diserapkan pada kapas. Telur yang diletakkan pada daun brokoli digunakan untuk perbanyakan lebih lanjut atau dibiarkan menetas untuk memperoleh larva uji.

Bahan Tumbuhan Sumber Ekstrak

Bahan tumbuhan sumber ekstrak ialah biji *A. harmsiana*, yang diperoleh dari Kebun Raya Bogor, dan tangkai daun *D. acutangulum*, yang diperoleh dari Hutan Lindung Yan Lappa, Desa Tapos, Kecamatan Jasinga, Kabupaten Bogor.

Ekstraksi

Biji *A. harmsiana* dan tangkai daun *D. acutangulum* dikeringudarakan dan digiling secara terpisah dengan blender, hasil gilingan diayak dengan pengayak bermata 0,5 mm, dan hasil ayakan diekstrak

dengan metanol (perbandingan 1:10, w/v) dengan metode perendaman. Hasil rendaman disaring dan diuapkan dengan rotavapor pada suhu 50 °C dan tekanan 337 mbar. Ekstrak yang dihasilkan dipartisi dalam campuran heksana dan metanol 95% dalam labu pemisah, dan fase metanolnya diuapkan dengan rotavapor seperti di atas. Fraksi metanol yang diperoleh dipartisi lebih lanjut dalam campuran etil asetat dan air, lalu fase etil asetatnya diambil dan diuapkan. Fraksi etil asetat yang diperoleh disimpan dalam lemari es pada suhu sekitar 4 °C sampai saat digunakan.

Uji Toksisitas

Fraksi etil asetat biji *A. harmsiana* dan tangkai daun *D. acutangulum* serta campurannya diuji pada enam taraf konsentrasi yang diharapkan dapat mematikan 20-95% larva uji (berdasarkan uji pendahuluan). Perbandingan konsentrasi fraksi *A. harmsiana* dan *D. acutangulum* dalam campuran ialah 4:1 (w/w). Ekstrak uji dicampur dengan campuran metanol dan aseton (3:1) serta pengemulsi alkil gliserol ftalat (Latron 77 L), kemudian diencerkan dengan air sesuai konsentrasi yang diinginkan. Konsentrasi akhir campuran metanol dan aseton serta pengemulsi dalam suspensi masing-masing 1% dan 0,077%.

Metode pengujian yang digunakan ialah metode residu pada daun. Daun brokoli dipotong segi empat (4 cm x 4 cm) kemudian dicelupkan dalam sediaan bahan uji selama 5 detik dan dikeringudarakan. Daun kontrol dicelup dalam air yang mengandung campuran metanol dan aseton (3:1) 1% dan pengemulsi 0,077%. Daun perlakuan atau daun kontrol diletakkan dalam cawan petri (diameter 10 cm) yang dialasi tisu dan 15 larva instar ke-3 *P. xylostella* dimasukkan ke dalam cawan petri tersebut. Setiap perlakuan diulang lima kali. Setelah 48 jam, daun diganti dengan daun tanpa perlakuan kemudian larva diamati setiap hari sampai larva yang bertahan hidup mencapai fase pupa. Data mortalitas larva instar 3+4 diolah dengan analisis probit (Finney, 1971).

Uji Antioviposisi

Pengujian sifat antioviposisi dilakukan dengan metode pilihan (bibit brokoli kontrol dan perlakuan diletakkan dalam satu kurungan). Setiap ekstrak tunggal dan campurannya diuji pada LC₂₅, LC₃₅, LC₅₀, LC₆₅, dan LC₈₅ berdasarkan uji toksisitas. Sediaan ekstrak uji disiapkan dengan cara seperti pada

uji toksisitas. Bibit brokoli yang berumur 1 bulan (memiliki empat daun) disemprot dengan sediaan ekstrak uji sebanyak 10 ml per bibit. Bibit brokoli kontrol disemprot dengan air yang mengandung campuran metanol dan aseton serta pengemulsi seperti pada uji toksisitas. Bibit brokoli tersebut dan dua pasang imago *P. xylostella* yang berumur 3 hari dimasukkan ke dalam kurungan plastik beratap kasa (diameter 20 cm, tinggi 35 cm) dan dipelihara selama 3 hari dengan makanan larutan madu 10% yang diserapkan pada kapas. Jumlah telur yang diletakkan pada daun perlakuan dan daun kontrol dibandingkan dengan uji *t*-berpasangan. Indeks penghambatan oviposisi dihitung dengan rumus (Renwick & Radke, 1988):

Indeks penghambatan oviposisi = (K-P)/(K+P). K dan P masing-masing jumlah telur yang diletakkan pada daun kontrol dan daun perlakuan.

Analisis Toksisitas Campuran Ekstrak

Perlakuan dengan ekstrak *A. harmsiana* mengakibatkan kematian larva tanpa penghambatan proses ganti kulit yang khas, sedangkan perlakuan dengan ekstrak *D. acutangulum* mengakibatkan kematian yang terkait dengan kegagalan proses ganti kulit dan gangguan metamorfosis. Perbedaan gejala tersebut mencerminkan perbedaan cara kerja senyawa aktif dari kedua jenis ekstrak tersebut sehingga analisis toksisitas campuran kedua jenis ekstrak tersebut dilakukan berdasarkan model kerja bersama bebas (Finney, 1971; Robertson & Smith, 1984).

Hasil analisis probit pada perlakuan ekstrak tunggal maupun campuran menghasilkan nilai *a* (intersep), *b* (slope), LC₅₀, dan LC₉₅. Untuk campuran, LC₅₀ dan LC₉₅ yang diperoleh disebut LC₅₀ dan LC₉₅ percobaan. LC₅₀ dan LC₉₅ harapan untuk campuran diturunkan berdasarkan model kerja bersama bebas (Finney, 1971; Robertson & Smith, 1984):

$$P_H = P_1 + P_2 - P_1 \cdot P_2$$

P_H = proporsi mortalitas harapan (0,5 atau 0,95 untuk LC₅₀ atau LC₉₅ harapan campuran), P₁ = proporsi mortalitas akibat perlakuan ekstrak *A. harmsiana* pada konsentrasi c₁, dan P₂ = proporsi mortalitas akibat perlakuan ekstrak *D. acutangulum* pada konsentrasi c₂; c₁ + c₂ = LC₅₀ atau LC₉₅ harapan campuran.

Prosedur rinci penghitungan LC₅₀ dan LC₉₅ harapan campuran mengikuti cara yang dikemukakan oleh Prijono (2002). Nisbah ko-toksisitas (NK, co-toxicity ratio) pada taraf LC₅₀ dan LC₉₅ dihitung dengan rumus:

$$NK_{50} = (LC_{50} \text{ harapan}) / (LC_{50} \text{ percobaan})$$

$$NK_{95} = (LC_{95} \text{ harapan}) / (LC_{95} \text{ percobaan})$$

Jika $NK > 1$, maka komponen campuran ekstrak bersifat sinergis; jika $NK < 1$, maka komponen campuran ekstrak bersifat antagonis, dan jika $NK = 1$, maka komponen campuran ekstrak bekerja bebas (Robertson & Smith, 1984).

HASIL DAN PEMBAHASAN

Toksitas Bahan Uji terhadap Larva *P. xylostella*

Larva *P. xylostella* yang mati akibat perlakuan dengan ekstrak tangkai daun (fraksi etil asetat) *D. acutangulum* menunjukkan gejala kegagalan proses ganti kulit. Berbeda dengan pengaruh ekstrak *D. acutangulum*, fraksi etil asetat biji *A. harmsiana* mengakibatkan kematian tanpa gejala kegagalan proses ganti kulit yang khas. Pada perlakuan campuran, gejala yang teramati lebih menyerupai gejala yang disebabkan oleh ekstrak *A. harmsiana*. Hal ini disebabkan karena proporsi ekstrak *A. harmsiana* dalam campuran lebih tinggi (empat kali lipat) daripada ekstrak *D. acutangulum* dan interaksi

antara senyawa aktif *A. harmsiana* dengan bagian sasaran tampaknya terjadi lebih awal.

Hasil analisis probit menunjukkan bahwa LC_{50} dan LC_{95} ekstrak campuran terhadap larva *P. xylostella* lebih rendah daripada LC_{50} dan LC_{95} kedua komponennya secara terpisah (Tabel 1). Hal ini menunjukkan bahwa penggunaan campuran fraksi etil asetat *A. harmsiana* dan *D. acutangulum* (4:1) akan lebih efisien dibandingkan dengan penggunaan ekstrak tunggal secara terpisah karena dalam campuran kedua komponen tersebut digunakan pada konsentrasi yang lebih rendah.

Campuran ekstrak *A. harmsiana* dan *D. acutangulum* bersifat sinergis terhadap larva *P. xylostella*, baik pada LC_{50} maupun LC_{95} dengan nisbah ko-toksitas masing-masing 3,3 dan 1,1 (Tabel 2). Perbedaan nisbah ko-toksitas pada taraf LC_{50} dan LC_{95} disebabkan karena garis regresi probit ekstrak *A. harmsiana* dan *D. acutangulum* tidak sejajar (kemiringan regresi [b] berbeda nyata, Tabel 1), dan hal ini sesuai dengan hipotesis kerja bersama bebas (*independent joint action*).

Tabel 1. Parameter toksitas bahan uji terhadap larva *P. xylosyella* (berdasarkan mortalitas kumulatif instar 3+4)

Ekstrak ^a	$b \pm GB^b$	LC_{50} (SK 95%) ^b (%)	LC_{95} (SK 95%) ^b (%)
<i>A. harmsiana</i>	$4,34 \pm 0,47$	0,054 (0,039-0,064)	0,129 (0,106-0,187)
<i>D. acutangulum</i>	$3,11 \pm 0,37$	0,031 (0,019-0,039)	0,103 (0,080-0,166)
Campuran	$2,26 \pm 0,29$	0,019 (0,010-0,025)	0,101 (0,064-0,337)

^a Bahan yang diuji adalah fraksi etil asetatnya (lihat bagian Metode Penelitian).

^b b = kemiringan garis regresi (*slope*), GB = galat baku, SK = selang kepercayaan.

Tabel 2. Sifat toksitas campuran ekstrak *A. harmsiana* dan *D. acutangulum* terhadap larva *P. xylostella*

Taraf toksitas	LC percobaan ^a (%)	LC harapan (%)	Nisbah ko-toksitas	Sifat toksitas campuran
LC_{50}	0,019	0,062	3,3	Sinergistik
LC_{95}	0,101	0,111	1,1	Sinergistik

^a Diperoleh dari Tabel 1.

Tabel 3. Pengaruh fraksi etil asetat *A. harmsiana* dan *D. acutangulum* serta campurannya terhadap oviposisi *P. xylostella* (metode pilihan)

Ekstrak ^a	Konsentrasi (%)	Rataan jumlah telur ± SB		<i>P</i> ^b	IPO ^c
		Perlakuan	Kontrol		
<i>A. harmsiana</i>	0,06	20,8 ± 13,1	64,8 ± 18,7	0,004	0,51
	0,08	39,0 ± 38,9	95,4 ± 95,7	0,103	0,42
	0,13	41,8 ± 38,7	77,2 ± 52,5	0,001	0,30
	0,19	31,0 ± 21,3	119,0 ± 87,1	0,056	0,59
	0,38	29,8 ± 40,4	93,2 ± 95,0	0,062	0,51
<i>D. acutangulum</i>	0,02	66,8 ± 56,8	119,8 ± 45,5	0,009	0,28
	0,03	58,0 ± 40,0	147,8 ± 73,6	0,051	0,44
	0,06	62,2 ± 35,6	165,8 ± 70,5	0,017	0,45
	0,10	52,8 ± 25,2	115,8 ± 73,1	0,073	0,37
	0,30	44,0 ± 36,4	104,0 ± 67,3	0,002	0,40
Campuran	0,02	27,4 ± 14,9	72,8 ± 38,4	0,031	0,45
	0,03	13,2 ± 2,9	75,8 ± 33,8	0,016	0,70
	0,06	19,4 ± 18,9	90,2 ± 20,8	0,004	0,64
	0,10	20,4 ± 23,4	72,2 ± 27,6	0,024	0,56
	0,30	20,4 ± 10,8	78,6 ± 36,6	0,024	0,59

^a Bahan yang diuji adalah fraksi etil asetatnya (*lihat* bagian Metode Penelitian).

^b Nilai *P* untuk perbedaan antara perlakuan dan kontrol menurut uji *t*-berpasangan.

^c IPO = indeks penghambatan oviposisi.

Aktivitas Antioviposisi Bahan Uji terhadap Imago *P. xylostella*

Perlakuan fraksi etil asetat *A. harmsiana* dan *D. acutangulum* berpengaruh nyata terhadap peletakan telur *P. xylostella*. Jumlah telur yang diletakkan pada daun perlakuan lebih sedikit dibandingkan dengan kontrol dengan indeks penghambatan oviposisi (IPO) 0,30-0,59 pada perlakuan *A. harmsiana*, 0,28 - 0,45

pada perlakuan *D. acutangulum*, dan 0,45-0,70 pada perlakuan ekstrak campuran (Tabel 3). Pengaruh konsentrasi terhadap IPO tidak menunjukkan pola yang teratur. Hal ini mungkin disebabkan oleh keragaman perilaku imago betina *P. xylostella* yang digunakan atau keragaman kandungan stimuli pada bibit brokoli yang digunakan.

Fraksi etil asetat *A. harmsiana* ternyata fitotoksik terhadap bibit brokoli sedangkan fraksi etil asetat *D. acutangulum* tidak. Daun pada bibit yang disemprot dengan *A. harmsiana* awalnya melepuh, membentuk bercak, mengeriting, layu, dan pada akhir

pengamatan daun tua maupun pucuk mengering dan mati. Pada perlakuan ekstrak *D. acutangulum* tidak ditemukan gejala tersebut. Pada perlakuan campuran, gejala fitotoksik teramat pada perlakuan konsentrasi 0,06% - 0,3%.

Pembahasan Umum

Fraksi etil asetat biji *A. harmsiana* dan tangkai daun *D. acutangulum* serta campuran kedua jenis ekstrak tersebut memiliki aktivitas insektisida yang kuat terhadap larva *P. xylostella*. Perlakuan dengan ekstrak *A. harmsiana* mengakibatkan penurunan mobilitas larva yang diduga akibat adanya penghambatan aktivitas makan dan/atau toksitas intrinsik senyawa aktif *A. harmsiana*; selanjutnya bagian tubuh larva menghitam yang mencerminkan kematian jaringan, dan akhirnya larva mati.

Pada sejumlah spesies lain dari *Aglaia*, rokaglamida (golongan benzofuran) telah diketahui sebagai senyawa aktif utama yang bersifat insektisida (Proksch *et al.*, 2001). Nugroho *et al.* (1997) telah mengisolasi dan mengidentifikasi satu senyawa

glikosida turunan rokaglamida dari daun *A. harmsiana*, tetapi senyawa insektisida dari bagian biji belum pernah dilaporkan. Rokaglamida dan turunannya dilaporkan bersifat toksik atau menghambat pertumbuhan sel tumor tertentu (Proksch *et al.*, 2001).

Tingkat aktivitas ekstrak *D. acutangulum* dan gejala peracunan yang teramat pada penelitian ini sesuai dengan laporan sebelumnya (Prijono *et al.*, 2001, 2004). Gangguan terhadap proses ganti kulit mencerminkan bahwa senyawa aktif *D. acutangulum* bekerja dengan mengganggu sistem hormon yang mengendalikan proses tersebut. Proses ganti kulit pada serangga melibatkan sedikitnya tujuh jenis hormon, yaitu hormon protorasiotropik, hormon juvenil, ekdisin, hormon pemicu ekdisis, hormon eklosi, bursikon, dan peptida kardioaktif Crustacea (Chapman, 1998). Untuk menentukan jenis hormon yang terpengaruh, perlu penelitian lebih lanjut.

Senyawa aktif yang bersifat insektisida dari *D. acutangulum* belum pernah diidentifikasi. Nishizawa *et al.* (1983) telah mengisolasi senyawa (+)-8-hidroksi-kalamenena (golongan sesquiterpena fenol) dari biji *D. acutangulum* dan *D. alliaceum* sebagai senyawa aktif racun ikan dan antibakteri. Dengan memperhatikan sifat penghambat perkembangan serangga dari ekstrak *D. acutangulum* dan senyawa golongan terpenoid sebagai senyawa aktif utama dalam tumbuhan Meliaceae yang bersifat menghambat perkembangan serangga (Schmutterer, 1995) serta laporan Nishizawa *et al.* (1983), kemungkinan senyawa aktif dalam *D. acutangulum* berasal dari golongan terpenoid. Untuk membuktikan dugaan ini perlu penelitian lebih lanjut.

Selain bersifat insektisida terhadap larva *P. xylostella*, fraksi *A. harmsiana* dan *D. acutangulum* serta campurannya juga menghambat peletakan telur oleh imago betina *P. xylostella*. Penghambatan peletakan telur pada *P. xylostella* disebabkan karena komponen penghambat yang terdapat dalam fraksi etil asetat *D. acutangulum* dan *A. harmsiana* mampu mengatasi pengaruh faktor perangsang yang terdapat pada tanaman brokoli. Pada tanaman famili Brassicaceae, glukosinolat dan hasil hidrolisisnya dapat berperan sebagai perangsang peletakan telur (Renwick & Chew, 1994).

Meskipun campuran ekstrak *A. harmsiana* dan *D. acutangulum* memiliki aktivitas insektisida dan antioviposisi yang lebih tinggi daripada ekstrak tunggal, kemanfaatan campuran tersebut tampaknya dibatasi oleh sifat fitotoksitasnya. Sasaran senyawa

aktif *A. harmsiana* mungkin tidak terbatas hanya terdapat dalam tubuh serangga sehingga senyawa tersebut juga dapat meracuni sel tumbuhan. Namun demikian, sifat fitotoksik tersebut mungkin dapat dikurangi dengan menurunkan proporsi ekstrak *A. harmsiana* dalam campuran atau memurnikan ekstrak tersebut. Selain itu, ekstrak tersebut mungkin masih dapat digunakan pada tanaman lain yang lebih toleran dibandingkan dengan brokoli. Untuk itu, pengujian fitotoksitas perlu dilakukan secara spesifik pada tanaman inang hama sasaran.

SIMPULAN

Campuran fraksi etil asetat biji *A. harmsiana* dan tangkai daun *D. acutangulum* bersifat sinergis terhadap larva instar 3+4 *P. xylostella* pada taraf LC₅₀ maupun LC₉₅ dengan nisbah ko-toksitas masing-masing 3,3 dan 1,1. Aktivitas antioviposisi campuran tersebut terhadap imago betina *P. xylostella* juga lebih besar dibandingkan dengan ekstrak tunggalnya pada konsentrasi yang sama. Namun, campuran tersebut pada konsentrasi 0,06% - 0,3% fitotoksik pada bibit brokoli. Fraksi etil asetat *A. harmsiana* fitotoksik pada semua taraf konsentrasi uji (0,06% - 0,38%), sedangkan fraksi etil asetat *D. acutangulum* tidak. Untuk menghindari terjadinya fitotoksitas pada tanaman brokoli, proporsi ekstrak *A. harmsiana* dalam campuran perlu dikurangi atau ekstrak *D. acutangulum* digunakan secara tunggal.

SANWACANA

Percobaan ini merupakan bagian dari penelitian yang dibiayai RUT VIII (2001-2002). Penulis mengucapkan terima kasih kepada Pimpinan Proyek RUT atas dukungan dananya. Ucapan terima kasih juga disampaikan kepada Sdr. Agus Sudrajat atas bantuan teknisnya.

DAFTAR PUSTAKA

- Chapman, R. F. 1998. The Insects: Structure and Function. 4th ed. Cambridge University Press, Cambridge.
- Dono, D. & D. Prijono. 1998. Aktivitas insektisida ekstrak biji *Aglaia harmsiana* Perkins dan fraksinya terhadap larva *Crocidolomia binotalis* Zeller (Lepidoptera: Pyralidae). *Bul. HPT* 10: 19-28.

- Finney, D. J. 1971. *Probit Analysis*. 3rd ed. Cambridge University Press, Cambridge.
- Grainge, M. & S. Ahmed. 1998. *Handbook of Plants with Pest Control Properties*. John Wiley & Sons, New York.
- Kalshoven, L. G. E. 1981. *The Pests of Crops in Indonesia*. van der Laan PA, penerjemah. PT Ichtiar Baru-van Hoeve, Jakarta. Terjemahan dari: *De Plagen van de Cultuurgevassen in Indonesië*.
- Nishizawa, M., A. Inoue, S. Sastrapradja, & Y. Hayashi. 1983. (+)-8 hydroxy-calamenene: a fish poison principle of *Dysoxylum acutangulum* and *Dysoxylum alliaceum*. *Phytochemistry* 22:2083-2085.
- Nugroho, B. W., V. Güssregen, V. Wray, L. Witte, G. Bringmann, & P. Proksch. 1997. Insecticidal rocamamide derivatives from *Aglaias elliptica* and *Aglaias harmsiana*. *Phytochemistry* 34: 579-580.
- Prijono, D. 1998. Insecticidal activity of meliaceous seed extracts against *Crocidiolomia binotata* Zeller (Lepidoptera: Pyralidae). *Bul. HPT* 10: 1-7.
- Prijono, D. 1999. Prospek dan strategi pemanfaatan insektisida alami dalam pengendalian hama terpadu. Hlm. 1-7 dalam: *Bahan Pelatihan Pengembangan dan Pemanfaatan Insektisida Alami*, Bogor, 9-13 Agustus 1999. PKPHT IPB, Bogor.
- Prijono, D. 2002. *Pengujian Keefektifan Campuran Insektisida: Pedoman bagi Pelaksana Pengujian Efikasi untuk Pendaftaran Pestisida*. Jurusan HPT, IPB, Bogor.
- Prijono, D., E. Syahputra, Sudarmo, B. W. Nugroho, & P. Simanjuntak. 2001. Aktivitas lima jenis insektisida alami terhadap ulat krop kubis *Crocidiolomia binotata* Zeller. Hlm. 72-80 dalam: Sukartana, P. et al., ed. *Prosiding Seminar Nasional III PEI: Pengelolaan Serangga yang Bijaksana Menuju Optimasi Produksi*, Bogor, 6 November 2001. Perhimpunan Entomologi Indonesia Cabang Bogor, Bogor.
- Prijono, D., J. I. Sudiar, Irmayetri, & E. Suhaendah. 2004. Insecticidal effectiveness of extracts of forty three species of tropical plants against the cabbage head caterpillar, *Crocidiolomia pavonana* (F.). Presented at 2004 Hawaii International Conference on Sciences, Honolulu, 15-18 January, 2004.
- Proksch, P., R. Edrada, R. Ebel, I. F. Bohnenstengel, & B. W. Nugroho. 2001. Chemistry and biological activity of rocamamide derivatives and related compounds in *Aglaias* species (Meliaceae). *Curr. Org. Chem.* 5: 923-938.
- Renwick, J. A. A. & C. D. Radke. 1988. Sensory cues in host selection for oviposition by the cabbage butterfly, *Pieris brassicae*. *J. Insect Physiol.* 34: 251-257.
- Renwick, J. A. A. & F. S. Chew. 1994. Oviposition behavior in Lepidoptera. *Annu. Rev. Entomol.* 39: 377-400.
- Robertson, J.L. & K. C. Smith. 1984. Joint action of pyrethroids with organophosphorus and carbamate insecticides applied to western spruce budworm (Lepidoptera: Tortricidae). *J. Econ. Entomol.* 77: 16-22.
- Satasook, C., M. B. Isman, F. Ishibashi, S. Medbury, P. Wiriyachitra, & G. H. N. Towers. 1994. Insecticidal bioactivity of crude extracts of *Aglaias* species (Meliaceae). *Biochem. System. Ecol.* 22: 121-127.
- Schmutterer, H., ed. 1995. *The Neem Tree, Azadirachta indica A. Juss, and other Meliaceous Plants: Sources of Unique Natural Products for Integrated Pest Management, Medicine, Industry and Other Purposes*. VCH, Weinheim.
- Setiawati, W. & S. Sastrosiswoyo. 1996. Penerapan komponen teknologi pengendalian hama terpadu pada tanaman kubis di dataran tinggi dan dataran medium. Hlm. 347-353 dalam: *Prosiding Seminar Ilmiah Nasional Komoditas Sayuran*, Lembang, 24 Oktober 1995. Balai Penelitian Tanaman Sayuran, Lembang (Bandung).
- Wiyantono, D. Prijono, & S. Manuwoto. 2001. Bioaktivitas ekstrak biji *Aglaias harmsiana* terhadap ulat krop kubis *Crocidiolomia binotata*. *J. Ilmu Pert. Indon.* 10: 1-7.