



## Perkembangan dan Kandungan Nutrisi Larva *Hermetia illucens* (Linnaeus) (Diptera: Stratiomyidae) pada Bungkil Kelapa Sawit

RACHMAWATI<sup>1)</sup>, DAMAYANTI BUCHORI<sup>2)</sup>, PURNAMA HIDAYAT<sup>2)</sup>,  
SAURIN HEM<sup>3)</sup>, DAN MELTA R. FAHMI<sup>4)</sup>

<sup>1)</sup>Mahasiswa Pascasarjana Mayor Entomologi Institut Pertanian Bogor

<sup>2)</sup>Departemen Proteksi Tanaman, Fakultas Pertanian, Institut Pertanian Bogor

<sup>3)</sup>Institut de Recherche pour le Développement

<sup>4)</sup>Balai Riset Budidaya Ikan Hias

(diterima Januari 2010, disetujui Maret 2010)

### ABSTRACT

**Development and nutritional content of *Hermetia illucens* (Linnaeus) (Diptera: Stratiomyidae) larvae on oilpalm kernel.** *Hermetia illucens*, is used as a reducing agent of palm kernel meal (PKM), as well as one of alternative protein sources for aquaculture purposes. Information about biology of *H. illucens* is absolutely required in mass production. The objectives of these researches were to study the development of *H. illucens* including the effect of supplementary food to the adult, and nutrient content of the immature stage. The sample of 20 larvae from each 3 replicates were measured and weighed on 0-19th day (larva) and 24th day (pupa) from egg hatching. *H. illucens* adults were fed by water and honey 5% (v/v). Eggs were collected and counted. Nutrient content of immature stage: 5, 10, 15, 20 days old (larvae), and 25 days old (prepupae) reared on PKM were analyzed proximately. Dry matter was determined by weight loss on drying at 105 °C during overnight. Crude protein was determined by Kjeldahl procedure (N x 6.25), crude fat by soxhlet (ether extract), crude ash by determining the residue after heating at 550 °C for 4-5 h. Data were analyzed descriptively by average from triplicate. The development of *H. illucens* was shorter than those in previous studies as the differences of abiotic factor. PKM was a suitable medium for development. It was better, however, to feed the adult with honey since it could enhance the fecundity. The young larva certainly contained the best quality of nutrition. To meet the quantity of mass production, however, the use of the elder larva (bigger) was suggested.

**KEY WORDS:** *Hermetia illucens*, development, PKM, proximate analysis

### PENDAHULUAN

*Hermetia illucens* merupakan salah satu jenis serangga potensial untuk dimanfaatkan, antara lain sebagai: agen pengurai limbah organik (Lardé

1990, Sheppard *et al.* 1994, Leclercq 1997, Olivier 2001, Newton *et al.* 2005), pakan tambahan bagi ikan dan hewan ternak (Newton *et al.* 1977, Bondari & Sheppard 1981, Bodri & Cole 2007, St-Hilaire *et al.* 2007).

*Hermetia illucens* dapat dijadikan sebagai salah satu kandidat sumber protein alternatif pengganti tepung ikan, yang ketersediannya mulai terbatas. Sejak tahun 1995, harga tepung ikan meningkat dari A\$450 per ton hingga mencapai A\$1300 per ton pada tahun 2006. Sekarang, nilainya bertahan pada tingkat A\$1200 per ton. Harga tepung ikan yang tinggi akan mempengaruhi harga pakan serta biaya produksi. Kondisi tersebut memicu banyak peneliti di bidang terkait untuk mencari sumber protein alternatif, yang lebih murah dan tersedia dalam skala lokal, untuk menggantikan sebagian proporsi tepung ikan dalam komposisi pakan (Hardy 2006, FAO 2007). Hem *et al.* (2008) telah mengembangbiakkan larva *H. illucens* di Republik Guinea untuk pakan ikan nila (*Oreochromis niloticus*). Media pertumbuhan larva yang digunakan adalah salah satu limbah lokal dari industri minyak kelapa sawit, yaitu bungkil kelapa sawit (*palm kernel meal*/PKM).

Indonesia memiliki kapasitas produksi minyak sawit yang mengungguli produsen dari negara lainnya (USDA 2007, Santosa 2008). Pada tahun 2007, area perkebunan kelapa sawit mencapai luasan 6.65 juta hektar atau sepuluh kali lebih luas daripada luasan di tahun 1985. Total produksi minyak sawit pada tahun 2007 adalah 17 juta ton CPO dan 1,9 juta ton PKO (Santosa 2008). Dengan demikian,

kelimpahan PKM merupakan potensi lokal untuk mengembangkan sumber protein alternatif larva *H. illucens*.

Berdasarkan hasil riset yang dilakukan di lapangan, diketahui bahwa untuk memperoleh 1 kg larva *H. illucens* segar dibutuhkan 3 kg PKM. Untuk memperoleh 1 kg larva *H. illucens* kering (bahan baku untuk pakan) diperlukan 3 kg larva *H. illucens* segar (kadar air 63,72%). Dari laporan hasil uji coba produksi larva *H. illucens* di Sungai Gelam (Jambi), diketahui bahwa harga pelet berbasis larva *H. illucens* yang dihasilkan hanya Rp 3500,00 per kilogram (harga PKM Rp 200,00/kg), lebih murah daripada harga pelet komersial, yaitu Rp 7000,00 per kilogram.

Informasi mengenai aspek biologi *H. illucens* di Indonesia khususnya pada PKM belum tercatat dengan baik, padahal informasi tersebut sangat diperlukan dalam wacana rencana kerja produksi massal. Oleh karena uji coba produksi yang telah dilakukan adalah produksi yang mengandalkan populasi alami, maka pengetahuan dasar mengenai *H. illucens* sangat diperlukan guna keberlanjutan produksi dan kelestarian populasi alaminya. Pengetahuan mengenai perkembangan *H. illucens* pada PKM termasuk aspek reproduksi imago terhadap pakan tambahan berupa madu, serta kandungan nutrisi larva dan prepupa, diharapkan dapat menjadi pengetahuan dasar dalam pengembangan teknologi produksi mas-

sal larva *H. illucens* serta pemeliharaan kelestariannya di alam.

## BAHAN DAN METODE

### Lokasi

Penelitian dilakukan di laboratorium dan kandang produksi *H. illucens* IRD-BRBIH (Balai Riset Budidaya Ikan Hias) Depok pada bulan April 2009 hingga Desember 2009.

PKM berasal dari PT. Perkebunan Nusantara VII, Unit Usaha Bekri, Kecamatan Bekri, Lampung Tengah. PKM tersebut mengandung (dari 95,44 % kadar kering) 15,76% protein, 12,74 % lemak, 4,16% abu, dan 25,10% serat kasar. Media pertumbuhan larva dibuat dengan cara mencampur PKM dengan air (1 bobot PKM : 2 bobot air), kemudian media dibiarkan terfermentasi selama paling tidak satu minggu di dalam tong plastik.

Pada uji pengaruh pakan tambahan terhadap lama hidup imago dan produksi telur, digunakan madu 5% (v/v) dan air sebagai kontrolnya. Madu (NADHIF Natural Honey, Nadhif Lautan Alami, Mojokerto) diencerkan dengan air.

Telur *H. illucens* diperoleh dari populasi alami di area sekitar laboratorium. Bak-bak plastik diisi 3 kg media, kemudian ditutupi dengan daun pisang kering. Imago betina meletakkan telur pada daun-daun tersebut. Daun-daun tersebut diperiksa setiap pagi untuk kepastian adanya telur-telur yang baru diletakkan. Setiap kelompok

telur baru (mungkin satu *clutch*, yang berasal dari satu induk) pada hari tersebut dicatat dan dikoleksi dengan hati-hati.

### Siklus Hidup dan Pengaruh Pakan Tambahan terhadap Lama Hidup Imago dan Produksi Telur

Tiga kelompok telur baru dikoleksi di wadah yang terbuat dari *aluminium foil* dan diinkubasi langsung di dalam kotak plastik (p 27,3 cm; l 21 cm; t 20 cm) berisi 3 kg media PKM fermentasi. Kotak disimpan pada suhu dan kelembaban lingkungan. Sebanyak 20 ekor sampel larva diambil secara acak setiap hari sampai tahapan prepupa untuk ditimbang dan diukur. Sampel kemudian dikembalikan lagi. Prepupa dikoleksi dan dikumpulkan pada kotak berisi daun pisang kering sebagai *shelter* selama pupasi. Ketika prepupa mencapai tahapan pupa, masing-masing 20 sampel pupa ditimbang. Kemudian sebanyak 600 pupa dikoleksi dan dibagi menjadi dua kelompok. Masing-masing dimasukkan ke dalam kandang (p 2,00 m; l 1,20 m; t 1,55 m; t dari tanah 0,75 m). Ketika imago muncul, satu kandang diberi perlakuan pakan madu, dan yang lainnya diberi air. Pakan tersebut disemprotkan pada sisi-sisi kandang di pagi dan sore hari. Imago yang muncul dihitung tiap hari dari jumlah puparia. Ke dalam kandang tersebut diletakkan sebanyak 3 basket (p 10 cm; l 7,5 cm; t 4 cm) berisi media PKM dan daun kering sebagai substrat untuk oviposisi. Telur

yang terlihat dikoleksi dan disimpan di dalam etanol 70% untuk kemudian dihitung dengan bantuan Program Image J. Imago yang mati dikoleksi, diperiksa jenis kelaminnya, dan dicatat.

### **Hubungan Keberhasilan dengan Ukuran Tubuh Imago Betina**

Penelitian ini diawali dengan menangkap pasangan imago yang sedang kopulasi. Tiap pasangan dipindahkan dengan hati-hati ke dalam wadah plastik transparan (d 20 cm; t 20 cm). Ke dalam wadah tersebut diletakkan 1 basket seperti disebut sebelumnya. Wadah ditutup dengan kain jaring nilon, kemudian disimpan di dalam kandang. Keberadaan telur diperiksa setiap hari. Ketika terlihat, telur dikoleksi untuk dihitung, dan imago betina diambil untuk diukur panjang tubuhnya.

### **Analisis Proksimat Kandungan Nutrisi Larva-Prepupa**

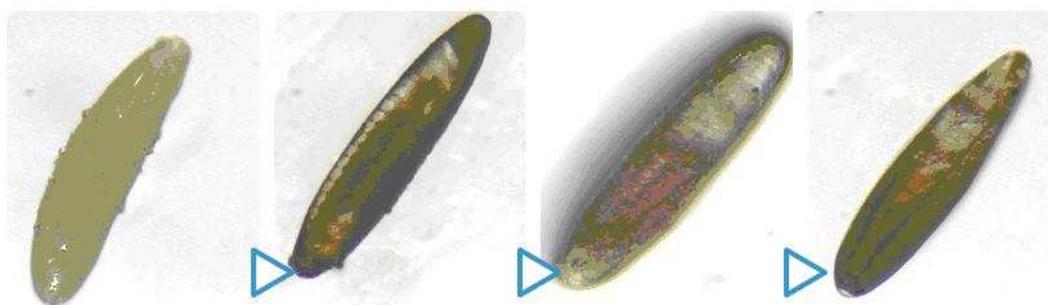
Beberapa kelompok telur baru dikoleksi di wadah yang terbuat dari kertas aluminium, ditimbang, dan diinkubasi langsung di dalam kotak plastik berisi media PKM fermentasi sebanyak 2000 kali bobot telur (berdasarkan penelitian pendahuluan). Hari penetasan telur dicatat sebagai hari ke-0. Kemudian, 20 gram sampel *H. illucens* pradewasa berumur 5, 10, 15, 20 hari (larva) dan 25 hari (prepupa) diambil, digiling, kemudian disimpan di dalam lemari pembeku untuk

sementara. Analisis proksimat meliputi kadar bahan kering, protein kasar, lemak kasar, dan abu kasar. Kadar bahan kering ditentukan dengan menghitung kehilangan bobot selama proses pengeringan pada suhu 105 °C yang berlangsung selama semalam. Kadar protein kasar ditentukan dengan prosedur Kjeldahl ( $N \times 6.25$ ), kadar lemak kasar dengan Soxhlet (ekstraksi eter), dan kadar abu kasar dihitung dari residu setelah pemanasan pada suhu 550 °C selama 4–5 jam (Hart & Fisher 1971). Data dianalisis secara deskriptif dengan menghitung rata-rata dari tiga ulangan.

## **HASIL DAN PEMBAHASAN**

### **Siklus Hidup dan Pengaruh Pakan terhadap Lama Hidup Imago dan Produksi Telur**

Telur *H. illucens* melewati masa inkubasi selama 72 jam atau 3 hari (Gambar 1). Perubahan-perubahan yang dapat diamati di bawah mikroskop stereo antara lain: (a) telur yang baru diletakkan tampak dipenuhi dengan massa kuning telur; (b) dalam 24 jam telah terjadi embriogenesis, yang dapat terlihat antara lain segmentasi bakal tubuh larva; (c) dalam 48 jam bentuk tubuh larva mulai terlihat jelas, terdapat bintik mata merah dan bagian mulut yang mulai berpigmen; (d) dalam 72 jam tampak bagian-bagian yang lebih jelas seperti saluran spirakel yang memanjang dari lateral spirakel menuju posterior spirakel,



**Gambar 1.** Tahapan perkembangan telur *H. illucens* yang diamati di bawah stereomikroskop. (a) 1 jam; (b) 24 jam; (c) 48 jam; (d) 72 jam

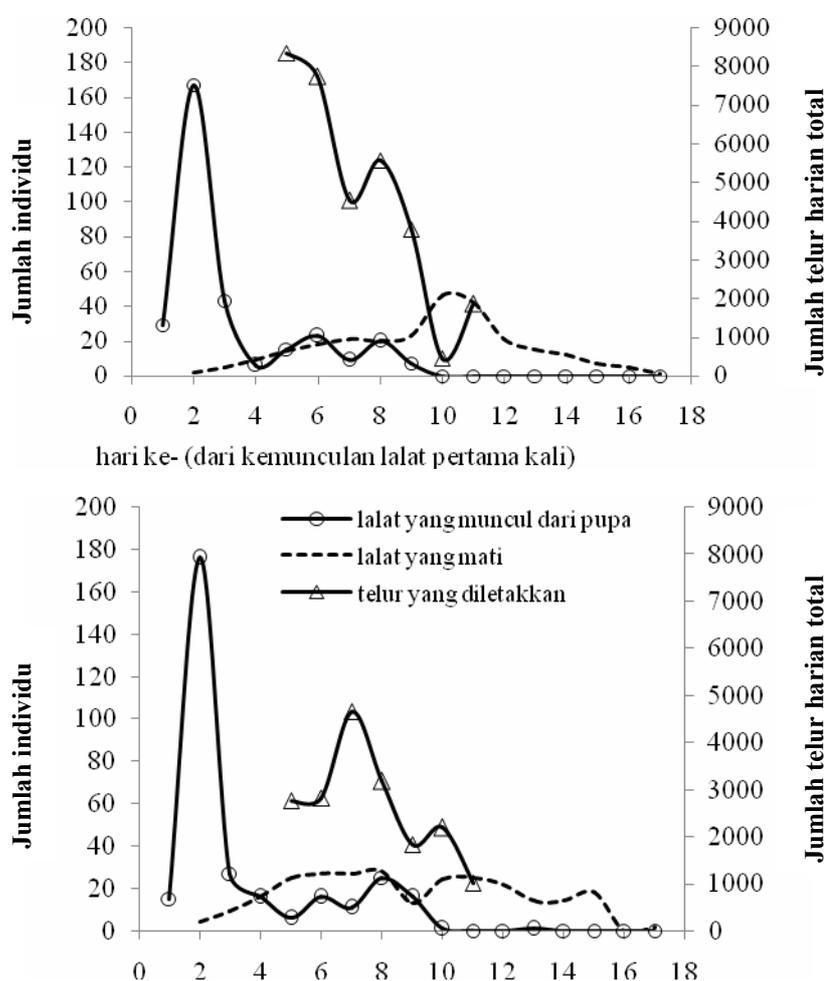
**Tabel 1.** Pertumbuhan *H. illucens* pradewasa pada media PKM

Umur (hari)	Panjang (mm)	Lebar (mm)	Bobot (g)
4	6,9±0,6 <sup>a</sup>	2,0±0,2 <sup>a</sup>	0,01±0,00 <sup>a</sup>
6	12,3±1,6 <sup>b</sup>	3,8±0,4 <sup>b</sup>	0,06±0,02 <sup>b</sup>
8	15,1±0,7 <sup>c</sup>	4,8±0,2 <sup>c</sup>	0,10±0,01 <sup>c</sup>
10	16,4±0,5 <sup>cd</sup>	5,0±0,1 <sup>cd</sup>	0,12±0,01 <sup>cd</sup>
12	17,2±0,1 <sup>de</sup>	5,3±0,2 <sup>cde</sup>	0,14±0,01 <sup>de</sup>
14	18,2±0,5 <sup>def</sup>	5,5±0,1 <sup>de</sup>	0,16±0,01 <sup>ef</sup>
16	19,1±0,5 <sup>ef</sup>	5,7±0,3 <sup>e</sup>	0,17±0,01 <sup>ef</sup>
18	19,9±0,3 <sup>f</sup>	5,7±0,2 <sup>e</sup>	0,18±0,02 <sup>f</sup>
24	19,9±0,6 <sup>f</sup>	5,5±0,3 <sup>de</sup>	0,16±0,01 <sup>ef</sup>

Nilai rata-rata ± SD, Notasi sama pada kolom yang sama menunjukkan tidak berbeda nyata pada taraf kepercayaan 95% dengan uji Tukey.

serta bintik mata dan bagian mulut yang tampak semakin jelas, pergerakan tubuh embrio juga terlihat. Telur menetas, larva muncul dan langsung memasuki tahap makan. Laju pertumbuhan relatif larva sangat pesat hingga hari ke-8. Bobot tubuh juga terus bertambah sampai ketika hendak memasuki tahapan prepupa. Karena tahapan prepupa adalah tahapan ketika tidak lagi dilakukan aktivitas makan, maka ada kecenderungan ketika hendak memulai inisiasi pupa, bobot tubuh prepupa menjadi sedikit berkurang (Tabel 1).

Tahapan larva yang masih berkulit putih berlangsung kurang lebih 12 hari. Selanjutnya larva mulai berubah warna menjadi coklat dan semakin gelap seminggu kemudian. Prepupa sejak hari ke-19. Pupa 100% dicapai pada hari ke-24. Tahapan pupa berlangsung berikutnya selama 8 hari kemudian, Imago mulai muncul pada hari ke-32. Imago yang muncul dari pupa, yang kemudian diberi perlakuan pakan tambahan air dan madu, menunjukkan sedikit perbedaan pada lama hidup dan



**Gambar 2.** Ciri imago *H. illucens* yang diberi pakan tambahan air (atas) dan madu (bawah)

jumlah telur. Karena berasal dari populasi yang sama maka puncak kemunculan imago pada kedua perlakuan adalah sama. Pada populasi imago yang diberi madu tampak adanya puncak dari kematian sedangkan pada populasi yang diberi air tidak demikian. Sementara itu, pada grafik yang sama tampak bahwa puncak kemunculan dengan puncak kematian imago yang diberi pakan madu berjarak 8-9 hari. Jumlah telur pada per-

lakukan pakan madu juga tampak lebih banyak daripada perlakuan pemberian air. Puncak oviposisi pada populasi yang diberi pakan madu adalah pada hari ke-5 sedangkan pada perlakuan pemberian air adalah pada hari ke-7. Bila mengacu pada puncak kemunculan imago dari pupa, maka masa praoviposisi adalah sekitar 3 hari pada populasi yang diberi pakan madu, dan 5 hari pada populasi yang diberi air (Gambar 2).

### Hubungan Keperidian dengan Ukuran Tubuh Imago Betina

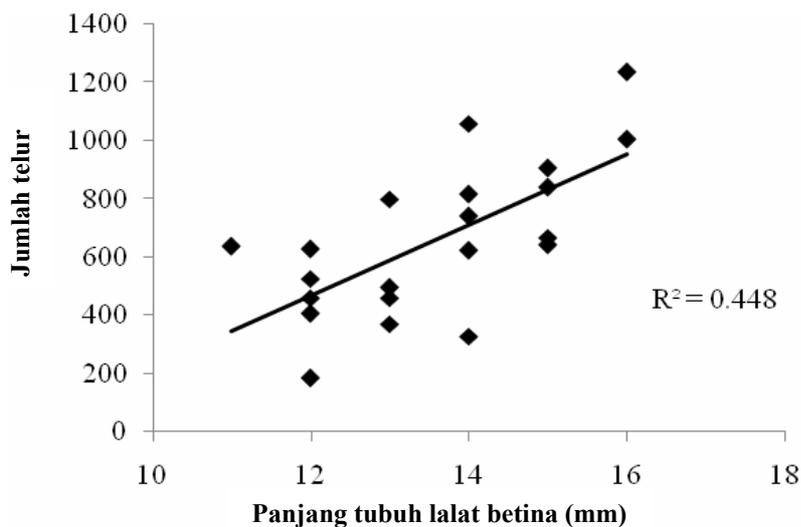
Morfometri (panjang tubuh, panjang antena, serta panjang dan lebar sayap) *H. illucens* betina relatif lebih besar daripada jantan (Tabel 2). Keperidian imago betina berkisar antara 185 dan 1235 telur. Berdasarkan garis regresi linear, jumlah telur berbanding lurus dengan ukuran tubuh (Gambar 3). Betina hanya satu kali meletakkan telur, setelah itu tidak lagi ditemukan ovarium yang berkembang.

### Analisis Proksimat Kandungan Nutrisi Larva-Prepupa

Kadar bahan kering larva meningkat menurut umur. Kadar bahan kering berkisar antara 26,61% (larva umur 5 hari) dan 39,97% (prepupa). Peningkatan kadar lemak tampak pesat sejak hari ke-10. Kadar lemak kasar berkisar antara 13,37% (larva umur 5 hari) dan 27,50% (prepupa). Kadar protein kasar larva menurun drastis setelah hari ke-5. Pada hari ke-5, kadar protein bernilai 61,42%. Sejak hari ke-10 hingga hari ke-25, kadarnya

**Tabel 2.** Morfometri *H. illucens*

Jenis kelamin	Morfometri rata-rata (mm) ± SD			
	panjang tubuh	panjang antena	sayap	
			panjang	lebar
jantan	12,7±1,1	3,2±0,4	9,4±0,7	3,3±0,2
betina	13,5±1,4	3,8±0,4	10,6±0,9	3,9±0,4



**Gambar 3.** Hubungan panjang tubuh *H. illucens* betina dengan jumlah telur

berkisar antara 42,07% dan 45,85%. Kadar abu kasar pada setiap umur tampak sedikit fluktuatif namun nilainya masih berkisar antara 7,65% dan 11,36% (Tabel 3). Setelah diletakkan pada substrat yang tepat, telur akan segera memasuki masa inkubasi. Pada penelitian ini, masa inkubasi telur *H. illucens* berlangsung lebih singkat daripada masa inkubasi *H. illucens* di beragam tempat. Pada suhu 24 °C, telur *H. illucens* menetas dalam 102 sampai 105 jam (4,3 hari) (Booth & Sheppard 1984). Di Argentina, telur menetas 4 sampai 6 hari. Di Selandia Baru telur menetas 5 hari di bulan Februari dan 7 sampai 14 hari di bulan April (Sheppard *et al.* 2002). Oleh karena pada penelitian ini, waktu inkubasi total telur berlangsung kurang lebih satu hari lebih singkat, maka perkembangan embrionik yang teramati pada penelitian ini juga berlangsung lebih cepat daripada yang

dipaparkan oleh Booth and Sheppard (1984).

Perbedaan waktu perkembangan tersebut diduga disebabkan oleh faktor suhu dan kelembaban udara, karena suhu lingkungan dan kelembaban berkorelasi negatif dengan waktu inkubasi telur atau perkembangan embrio (Chapman 1998). Hubungan antara suhu lingkungan dan waktu perkembangan dapat digunakan untuk menghitung (suhu dikalikan waktu) pemasukan panas total (*total heat input*) atau derajat hari (*degree days*). Bila suhu lingkungan dikompensasi dengan lamanya waktu inkubasi, maka sesungguhnya derajat hari untuk perkembangan suatu spesies adalah sama untuk setiap suhu lingkungan di atas suhu minimum untuk perkembangan embrio secara penuh (*full development*) (Zalom *et al.* 1983, Chapman 1998). Jadi, meskipun suhu minimum untuk perkembangan embrio secara

**Tabel 3.** Kandungan nutrisi *H. illucens* pradewasa pada media PKM

umur (hari)	Kadar (%)			
	Bahan kering	Protein kasar	Lemak kasar	Abu kasar
5	26,61	61,42	13,37	11,03
10	37,66	44,44	14,60	8,62
15	37,94	44,01	19,61	7,65
20	39,20	42,07	23,94	11,36
25	39,97	45,87	27,50	9,91
Rata-rata	36,28	47,56	19,80	9,71
SD	5,48	7,86	6,02	1,58

penuh dan derajat hari penetasan telur *H. illucens* belum diketahui, namun dapat diduga bahwa nilainya sama antara penelitian ini dengan penelitian-penelitian sebelumnya.

Tomberlin *et al.* (2009) telah membuktikan bahwa suhu dapat mempengaruhi waktu perkembangan larva-pupa *H. Illucens*. Larva dan pupa *H. illucens* yang dipelihara pada suhu 27 °C, berkembang lebih lambat ( $\approx$  4 hari) daripada yang dipelihara pada suhu 30 °C, sementara pada suhu 36 °C, hampir tidak ada pupa yang sintas. Hal tersebut menunjukkan bahwa pemasukan panas total (*total heat input*) yang diterima oleh larva yang dipelihara pada suhu 30 °C lebih cepat terpenuhi, guna melengkapi syarat perkembangan menuju tahap pupa, daripada larva yang dipelihara pada suhu 27 °C.

Selain suhu, kualitas media pertumbuhan juga dapat memengaruhi waktu perkembangan. Perkembangan larva *H. illucens* pada penelitian ini (19 hari) berlangsung sedikit lebih singkat daripada yang dikaji oleh Tomberlin *et al.* (2002). Perbedaan perkembangan *H. illucens* antar media tersebut, termasuk PKM, diduga karena kandungan nutrisi media pertumbuhan larva tersebut tidak jauh berbeda (Tabel 4). Kuantitas media pertumbuhan juga tidak kalah penting. Pada tingkat ransum yang rendah (pakan berupa kotoran sapi), larva berkembang lebih lambat daripada

tingkat ransum yang tinggi (Myers *et al.* 2008).

Lama hidup *H. illucens* dewasa berkisar antara 1 dan 2 minggu bergantung pada pakan larva dan juga pakan tambahan pada tahapan dewasa tersebut. Imago yang diberi air dapat hidup lebih lama daripada yang tidak diberi air sama sekali (Tomberlin *et al.* 2002, Myers *et al.* 2008). Pada penelitian ini, imago yang diberi pakan madu hidup kurang lebih sama dengan yang diberi air saja. Namun, betina yang diberi pakan madu meletakkan telur lebih banyak daripada yang diletakkan betina yang diberi air saja. Seperti serangga dewasa pada umumnya dan parasitoid pada khususnya, madu atau sumber gula lainnya (embun madu, nektar, nektar selain dari bunga) merupakan salah satu sumber untuk memenuhi kebutuhan nutrisi jangka pendek untuk mencari inang yang sesuai (Lewis *et al.* 1998). Pada *Cotesia marginiventris* (Hymenoptera: Braconidae), madu mampu meningkatkan produksi telurnya (Riddick 2007). *Hermetia illucens* bukan termasuk ke dalam serangga proovigenik, karena betina dewasa yang muncul dari pupa tidak membawa sejumlah telur matang (Tomberlin *et al.* 2002). Penelitian ini juga menunjukkan bahwa *H. illucens* hanya meletakkan telur satu kali dalam hidupnya, karena ovarium tidak lagi berkembang pasca oviposisi. Dengan

**Tabel 4.** Kandungan nutrisi pakan (%) larva *H. illucens*

Jenis nutrien	Terigu fermentasi	PKM <sup>1</sup>	Gainesville <sup>2</sup>	CSMA <sup>2</sup>	Pakan ayam <sup>2</sup>
Protein	14,62	15,76	15,3	19,0	15,0
Lemak	0,03	12,74	3,8	3,0	3,0
Serat	2,11	25,10 <sup>3</sup>	12,6	20,0	5,0
Abu	0,83	4,16	6,3	8,0	13,7

<sup>1)</sup> PKM berasal dari PT. Perkebunan Nusantara VII, Lampung; <sup>2)</sup> Media pertumbuhan larva *H. illucens* yang digunakan oleh Tomberlin *et al.* (2002); Gainesville: pakan lalat rumah; CSMA: pakan buatan untuk larva lalat rumah; <sup>3)</sup> Analisis dengan *cellite*

demikian, *H. illucens* diduga termasuk serangga sinovigenik. Hal tersebut diduga menjadi penyebab singkatnya lama hidup *H. illucens* dewasa.

Sebagai serangga sinovigenik, imago *H. illucens* menggunakan cadangan energi (dalam bentuk badan lemak) yang ditimbunnya selama tahapan pradewasa (larva). Kelak cadangan energi tersebut digunakan imago untuk alokasi reproduksi dan sintasan. Dengan demikian, porsi alokasi reproduksi bisa saja berkurang guna memenuhi kebutuhan sintasan. Bila pada tahapan tersebut imago betina memperoleh makanan tambahan, maka diharapkan porsi untuk alokasi reproduksi tidak berkurang, bila mungkin bertambah. Pakan tambahan berupa madu 5% diduga tidak terlalu mempengaruhi lama hidup. Akan tetapi, pakan tambahan diduga dapat mempengaruhi keperidaiannya.

Dalam konteks produksi larva *H. illucens*, madu menjadi salah satu solusi untuk meningkatkan kuantitas produksi. Madu yang diberikan kepada imago dapat meningkatkan jumlah

telur. Di tambah lagi, waktu perkembangan pradewasa yang relatif lebih singkat akan meningkatkan jumlah generasi per tahun yang berarti bahwa kuantitas produksi larva menjadi meningkat.

#### **Kandungan Nutrisi *H. illucens* Pradewasa**

Selama perkembangan biomassa dan volume akan meningkat, sehingga mengubah komposisi kandungan nutrisi. Perubahan kuantitas cadangan lemak yang diperuntukkan bagi proses metamorfosis tampak pada suatu spesies jangkrik, *Gryllus bimaculatus* (Anand & Lorenz 2008). Pengakumulasian lemak dalam proporsi yang banyak atau semakin meningkat, merupakan salah satu strategi serangga dalam menghadapi ketidakpastian kualitas pakan yang akan datang (Hahn 2005). Sementara itu, cadangan lemak yang diperuntukkan bagi reproduksi tampak pada sejumlah badan lemak *H. illucens* betina dewasa yang digunakan untuk perkembangan ovariol (Tomberlin *et al.* 2002).

Individu yang lebih besar, atau dalam studi ini adalah yang lebih tua, mengandung lebih banyak lemak dan protein. Larva muda mengalami pertumbuhan somatik yang pesat (Tabel 1). Namun, ketika pertumbuhan sel somatik telah konstan, maka perubahan hanya terjadi pada kadar lemak (Hahn 2005). Hal tersebut dapat dijadikan alasan mengapa kadar protein kasar dan kadar bahan kering larva *H. illucens* cenderung sedikit mengalami peningkatan sejak hari ke-10. Protein struktural, seperti dinding sel, juga turut berkontribusi atas tingginya kadar protein pada larva muda.

Abu adalah konstituen anorganik dan berasal dari mineral. Abu merupakan bahan yang tidak tercernakan sehingga tidak menghasilkan energi. Oleh karena itu, sebaiknya kandungan abu dalam pakan bernilai rendah. Kadar abu kasar pada larva *H. illucens* kurang lebih sama dengan kadar abu serangga-serangga yang dijadikan pakan bagi masyarakat Thailand. Menurut Raksakantong *et al.* (2010), profil nutrisi yang dimiliki serangga-serangga tersebut tergolong baik.

Bila dibandingkan PKM dan tepung ikan, profil nutrisi *H. illucens* berada di antara keduanya (Tabel 5). Kandungan protein larva jauh lebih tinggi daripada PKM, dan sedikit di bawah tepung ikan lokal. Hal tersebut menunjukkan bahwa proses biokonversi ini (protein PKM menjadi protein larva) dapat meningkatkan nilai kegunaan PKM untuk dapat digunakan dalam bidang akuakultur dan peternakan, yaitu menggantikan proporsi tepung ikan dalam komposisi pakan.

Kadar protein yang terbaik dikandung oleh larva muda. Namun demikian dalam konteks produksi massal, kuantitas produksi menjadi pertimbangan lainnya dalam pemanfaatan larva muda tersebut. Larva muda tersebut (yaitu yang berukuran kecil) dapat diberikan langsung sebagai pakan hidup (*life feed*) kepada ikan dengan bukaan mulut yang sesuai dengan ukuran larva. Untuk peruntukan lain, seperti pemanfaatan larva *H. illucens* sebagai salah satu bahan campuran pakan atau bahan baku pelet

**Tabel 5.** Kandungan nutrisi bahan pakan yang biasa digunakan di bidang peternakan dan akuakultur

Jenis bahan	Kadar (%)		
	Protein kasar	Lemak kasar	Abu kasar
PKM <sup>1</sup>	15,91	7,83	4,55
Larva <i>H. illucens</i> <sup>2</sup>	47,56	19,80	9,71
Tepung ikan <sup>3</sup>	54,00	8,72	25,72

<sup>1)</sup> PKM dari Jambi, data tidak dipublikasikan, <sup>2)</sup> Penelitian ini, <sup>3)</sup> Tepung ikan lokal, data tidak dipublikasikan.

larva murni, maka sebaiknya digunakan larva lebih besar guna memenuhi kuantitas produksi.

### KESIMPULAN

Waktu perkembangan *H. illucens* berlangsung lebih cepat daripada yang tertera pada penelitian sebelumnya. Hal tersebut disebabkan faktor lingkungan abiotik (suhu). PKM merupakan media yang sesuai bagi larva *H. illucens* untuk dapat berkembang hingga imago. Namun demikian imago *H. illucens* memerlukan pakan tambahan untuk meningkatkan jumlah telurnya. Madu merupakan salah satu pakan tambahan yang lebih baik daripada air saja. Kadar protein kasar yang terbaik dikandung oleh larva muda, sementara kadar lemak kasar tertinggi dikandung prepupa. Untuk memenuhi kapasitas produksi, disarankan untuk menggunakan larva yang berukuran lebih besar.

### UCAPAN TERIMAKASIH

Terimakasih kepada IRD-BRBIH atas pendanaan dan izin lokasi penelitian ini yang merupakan bagian dari projek 'Biokonversi PKM dengan larva *H. illucens* untuk akuakultur.

### DAFTAR PUSTAKA

Anand AN, Lorenz MW. 2008. Age-dependent changes of fat body stores and the regulation of fat body lipid synthesis and mobilisation by adipokinetic hormone in the last larval instar of the cricket

*Gryllus bimaculatus*. *Journal of Insect Physiology* 54: 1404–1412.

Bodri MS, Cole ER. 2007. Black soldier fly (*Hermetia illucens* Linnaeus) as feed for the American Alligator (*Alligator mississippiensis* Daudin). *Georgia J Science* 65(2): 82–88.

Bondari K, Sheppard DC. 1981. Soldier fly larvae as feed in commercial fish production. *Aquaculture* 24: 103–109.

Booth DC, Sheppard C. 1984. Oviposition of the black soldier fly, *Hermetia illucens* (Diptera: Stratiomyidae): eggs, masses, timing, and site characteristics. *Environ Entomol* 13(2): 421–423.

Chapman RF. 1998. *The Insects: Structure and Function*. Cambridge: Cambridge University Press.

[FAO] Food and Agriculture Organization. 2007. Food outlook-November 2007 [www.fao.org](http://www.fao.org). [diakses 3 Desember 2008].

Hahn DA. 2005. Larval nutrition affects lipid storage and growth, but not protein or carbohydrate storage in newly eclosed adults of the grasshopper *Schistocerca Amer. J Insect Physiol* 51: 1210–1219.

Hardy RW. 2006. Worldwide fish meal production outlook and the use of alternative protein meals for aquaculture, : Suárez LEC, Marie DR, Salazar MT, López MGN, Cavazos DAV, Cruz ACP, Ortega AG, (eds) *Avances en Nutrición Acuícola VIII, VIII Simposium Internacional de Nutrición Acuícola México*: 15–

- 17 Noviembre, Universidad Autónoma de Nuevo León.
- Hart FL, Fisher HJ. 1971. *Modern Food Analyses*. New York: Springer-Verlag.
- Hem S, Toure S, Sagbla C, Legendre M. 2008. Bioconversion of palm kernel meal for aquaculture: Experiences from the forest region (Republic of Guinea). *African J Biotechnol* 7(8): 1192–1198.
- Lardé G. 1990. Recycling of coffee pulp by *Hermetia illucens* (Diptera: Stratiomyidae) larva. *Biol Wastes* 33: 307–310.
- Leclercq M. 1997. A propose de *Hermetia illucens* (Linnaeus, 1758) (“soldier fly”) (Diptera Stratiomyidae: Hermetiinae). *Bulletin et Annales de la Société royale belge d'Entomologie* 133: 275–282.
- Lewis WJ, Stapel JO, Cortesero AM, Takasu K. 1998. Understanding how parasitoids balance food and host needs: importance to biological control. *Biol Control* 11: 175–183.
- Myers HM, Tomberlin JK, Lambert BD, Kattes D. 2008. Development of black soldier fly (Diptera: Stratiomyidae) larvae fed dairy manure. *Environ Entomol* 37(1): 1–15.
- Newton GL, Booram CV, Barker RW, Hale OM. 1977. Dried *Hermetia illucens* larvae meal as a supplement for swine. *J Animal Science* 44(3): 395–400.
- Newton L, Sheppard C, Watson DW, Burtle G, Dove R. 2005. Using the black soldier fly, *Hermetia illucens*, as a value-added tool for the management of swine manure, Directo. of the Animal and Poultry Waste Management Center North Carolina State University, Raleigh, NC, Report for Mike Williams. [www.cals.ncsu.edu](http://www.cals.ncsu.edu) [diakses 8 Oktober 2006].
- Olivier P. 2001. Larval bioconversion, Electronic Forum on Livestock Environment and Development (LEAD) Initiative. <http://lead-virtualcentre.org> [diakses 8 Oktober 2006]
- Raksakantong P, Meeso N, Kubola J, Siriamornpun S. 2010. Fatty acids and proximate composition of eight Thai edible terricolous insects. *Food Research International* 43: 350–355.
- Riddick EW. 2007. Influence of honey and maternal age on egg load of lab-cultured *Cotesia marginiventris*. *BioControl* 52: 613–618
- Santosa SJ. 2008. Palm oil boom in Indonesia: from plantation to downstream products and biodiesel. *Clean* 36(5–6): 453–465.
- Sheppard DC, Newton GL, Thompson SA, Savage S. 1994. A value added manure management system using the black soldier fly. *Bioresource Technol* 50: 275–279.
- Sheppard DC, Tomberlin JK, Joyce JA, Kiser BC, Sumner AM. 2002. Rearing methods for the black soldier fly (Diptera: Stratiomyidae), *J Medic Entomol* 39(4): 695–698.
- St-Hilaire S, Sheppard C, Tomberlin JK, Irving S, Newton L, McGuire MA, Mosley EE, Hardy RW,

- Sealey W. 2007. Fly prepupae as a feedstuff for Rainbow Trout. *Oncorhynchus mykiss* *J World Aquaculture Soc* 38(1): 59–67.
- Tomberlin JK, Sheppard DC, Joyce JA. 2002. Selected lifehistory traits of black soldier flies (Diptera: Stratiomyidae) reared on three artificial diets. *Annals Entomol Soc Amer* 95(3): 379–386.
- Tomberlin JK, Adler PH, Myers HM. 2009. Development of the black soldier fly (Diptera: Stratiomyidae) in relation to temperature *Environmental Entomology* 38(3): 930–934.
- [USDA] United States Department of Agriculture. 2007. Indonesia: Palm oil production prospects continue to grow *Commodity Intelligence Report*. [www.pecad.fas.usda.gov](http://www.pecad.fas.usda.gov) [diakses 5 Desember 2008].
- Zalom FG, Goodell PB, Wilson LT, Barnett WW, Bentley WJ. 1983. *Degreedays: The Calculation and Use of Heat Units in Pest Management*. Berkeley: Cooperative Extension University of California.
-