



Fakultas Peternakan
Universitas Padjadjaran
website: <http://peternakan.unpad.ac.id>



Rencana
Fakultas Peternakan
Universitas Padjadjaran

Seminar Nasional
Peternakan Berkelanjutan

4

"INOVASI AGRIBISNIS PETERNAKAN
UNTUK KETAHANAN PANGAN"

ISBN :: 978-602-95808-6-2

PROSIDING

Seminar Nasional Peternakan Berkelanjutan

4

**"INOVASI AGRIBISNIS PETERNAKAN
UNTUK KETAHANAN PANGAN "**

Tim Editor :

Dr. EULIS TANTI MARLINA, SPT., MP.
Prof. Dr. EFFENDI ABUSTAM, M.Sc.
Dr. Ir. ELLIN HARLIA, M.S.
Dr. Ir. AMAN YAMAM, M.Agric. Sc.
Dr. Ir. LILIS NURLINA, M.S.
Ir. SRI RAHAYU, M.S.
Dr. Ir. HENDI SETYATWAN, M.Si.
Dr. Ir. DIDIN S. TASRIPIN, M.S.
Dr. Ir. ELIZA NURDIN, M.S.
Dr. Ir. TUTI WIDJASTUTI, M.S.
Dr. Ir. LILIS SURYANINGSIH, M.Si.
Dr. DENY RUSMANA, SPT., M.Si.
Dr. Ir. HASNI ARIEF, S.P.
Dr. DUDI, SPT., M.Si.

Fakultas Peternakan Universitas Padjadjaran

website: <http://peternakan.unpad.ac.id>

ISBN : : 978-602-95808-6-2



DAFTAR ISI

PENAMPILAN FENOTIPIK TIGA BANGSA DOMBA DI JAWA TENGAH BERDASARKAN KAJIAN MORFOMETRIK F. Noviani, E. Kurnianto dan Sutopo	1
HUBUNGAN ANTARA JUMLAH KUNYAH DENGAN KECERNAAN PAKAN DAN PRODUKSI VOLATILE FATTY ACID PADA DOMBA T.A. Nugroho, R. Adiwiranti, E. Purbowati, S. Dartosukarno, dan A. Purnomoadi	6
KERAGAAN PRODUKTIVITAS DOMBA WONOSOBO (DOMBOS) Muryanto dan Djoko Pramono	10
ISOLASI DAN IDENTIFIKASI BAKTERI PEMBENTUK ASAM LAKTAT DALAM DAGING DOMBA Hendronoto Arnoldus W. Lengley, Roostita L. Balia, Iulian Togoe, Bogdan A. Tasbac, Nooremuma Sophiandi	18
POLA PEMELIHARAAN TERNAK DOMBA DENGAN KANDANG PANGGUNG SECARA KOMUNAL SEBAGAI PENYEDIA PANGAN ASAL HEWANI Budi Utomo dan Tota Subendra	21
KARAKTERISTIK DAN POLA TUMBUH <i>Brachiaria humidicola</i> cv. Tully DI AREAL TEGAKAN KELAPA Selvie D. Anis dan David A. Kaligis	28
PENGARUH C/N RASIO PADA PROSES PENGOMPOSAN FILTRATE PENGOLAHAN PUPUK CAIR FESES DOMBA TERHADAP KUALITAS KOMPOS Tb. Benito, A. K., Deden Z., B., Yuli, A., H., Eulis, T. M.	33
PROSPEK PENGEMBANGAN DOMBA KOMPOSIT PADA KONDISI MANAJEMEN PEMELIHARAAN PEDESAAN Ir. Dwi Priyanto, MS	37
PETA KESESUAIAN LAHAN DAN WILAYAH PERTUMBUHAN TERNAK DOMBA DI KABUPATEN GARUT Sumarto, E. Juarini dan Riwantoro	47
PENGARUH LEVEL PEMBERIAN LIMBAH NANAS TERHADAP KONSUMSI DAN BOBOT BADAN DOMBA Y. Widawati	56
RESPON PERTUNASAN BERBAGAI LEGUM PAKAN TERNAK PADA METODE KULTUR JARINGAN DENGAN PEMBERIAN ZAT PENGATUR PERTUMBUHAAN IAA Romi Zamhir Islami, Nyimas Popi Indriani dan Lizah Khairani	62
PERBANDINGAN ANTARA HASIL PENILAIAN ADEG-ADEG DENGAN KESEHATAN DOMBA GARUT PADA BABAK PENYISIHAN KONTES LSDG IV KELAS A, B, DAN C Nurmeidiansyah, A., D. Heriyadi, A. Sarwestri	66

POTENSI DAN KARAKTERISTIK WOL (BULU) DOMBA PRIANGAN Siti Nurachma, Andiana Sarwestri dan Denie Heriyadi	71
PROFIL RNA^{RETIKULOSIT} DAN AKTIVITAS GLIKOGENOLISIS MELALUI JALUR CAMP (<i>Adenine Monophosphate Cyclic</i>) DOMBA EKOR GEMUK YANG MENGALAMI STRESS TRANSPORTASI Andi Mushawwir, Diding Latipudin, An An Yulianti, Delima Nurrasyidah	76
INDEKS PENULIS	82

**Profil RNA_{retikulosit} dan Aktivitas Glikogenolisis melalui Jalur cAMP
(Adenine Monophosphate Cyclic) Domba Ekor Gemuk
yang Mengalami Stress Transportasi**

Oleh

Andi Mushawwir, Diding Latipudin, An An Yulianti, Delima Nurrasyidah

Laboratorium Fisiologi Ternak dan Biokimia, Fakultas Peternakan,
Universitas Padjadjaran, Bandung 45363, Indonesia.
Email : andimushawwir1975@gmail.com

ABSTRACT

Dua puluh ekor domba ekor gemuk berumur 1 tahun dengan rata berat badan $21 \pm 2,67$ kg telah digunakan untuk mengetahui aktifitas glikogenolisis melalui jalur cAMP (Adenine monophosphat Cylic) pada domba yang mengalami stress transportasi dari Kabupaten Probolinggo (Jawa Timur) ke Kota Bandung (Jawa Barat). Kadar glukosa, protein total dan trigliserida darah telah diukur sebagai indikator aktivitas glikogenolisis melalui jalur cAMP dengan menggunakan teknik spektrophotometrik dan profil RNA_{retikulosit} telah dikur dengan menggunakan teknik pewarnaan supravital menggunakan stanning gel. Hasil penelitian menunjukkan bahwa peningkatan kadar RNA_{retikulosit} setelah ditransportasi menjadi marker yang baik sebagai penanda stress transportasi. Peningkatan kadar glukosa plasma dan bertahannya konsentrasi total protei dan trigliserida plasma darah menunjukkan bahwa aktivitas penyediaan glukosa sebagai sumber prekursor pyruvat dan acetyl co-A untuk sintesis ATP diperoleh melalui glikogenolisis yang terjadi pada jalur cAMP bukan glukosa dari jalur glukoneogenesis.

Key words : cAMP, domba, Glikognolisis, RNA_r, transportasi

PENDAHULUAN

Produktifitas ayam petelur yang tinggi menjadi isu penting dalam rangka pemenuhan konsumsi protein hewani. Faktor lingkungan terutama temperatur merupakan salah satu faktor penting yang sangat mempengaruhi produktifitas ternak tersebut. Temperatur yang tinggi secara langsung memacu pengeluaran panas yang tinggi (Yahav *et al.*, 2004).

Pengeluaran panas merupakan mekanisme fisiologik yang kompleks bagi ternak sebagai kelompok hewan hemotermik guna mempertahankan temperatur tubuh untuk mempertahankan kelangsungan metabolisme normal. Namun, mekanisme ini melibatkan sistem yang kompleks terhadap organ kardiovaskuler, sistem imun, respirasi, dan sebagainya (Yahav, 2000).

Untuk mendukung mekanisme ini, maka metabolisme biomolekul dan sistem imun akan menjadi sangat dinamis guna mempertahankan metabolisme yang normal untuk tujuan hidup pokok lebih dahulu. Oleh karena itu status biologis ternak baik jenis kelamin maupun fase pertumbuhannya, memberikan kontribusi langsung dalam merespon cekaman panas. Puvadolpirod dan Thaxton (2000) dan Mumma *et. al.* (2006) menunjukkan bahwa albumin, globulin dan total protein serum/palsma darah serta glukosa dan koleseterol merupakan biomolekul yang penting sebagai penanda ternak stress panas.

Penelitian ini bertujuan untuk mengetahui perbandingan respon ternak ayam petelur fase grower dengan layer dalam merespon cekaman panas lingkungan.

BAHAN DAN METODE PENELITIAN

Ayam Percobaan, Kandang dan Peralatan Penelitian

Empat puluh ekor ayam ras petelur strain ISA petelur, masing-masing 20 ekor fase grower dan layer, masing-masing berumur 12 minggu dan 40 minggu pada awal pemeliharaan. Rataan berat badan masing – masing fase $505 \pm 8,4$ g dan 1105 ± 17 . Penelitian ini dilakukan selama 2 bulan pada musim kemarau (Juni-

Agustus 2011), dengan rata-rata temperatur lingkungan selama masa penelitian adalah 31,5⁰C. Ayam percobaan ditempatkan dalam kandang battery individual cage. Tiap petak kandang dilengkapi dengan tempat pakan dan minum.

Teknik Pengukuran Sampel

Pengambilan sampel darah ternak sampel, masing-masing dilakukan dua kali yaitu pada akhir bulan pertama dan kedua. Preparasi sampel darah telah dilakukan agar diperoleh filtrat darah bebas protein berdasarkan metode Folin-Wu dan Somogyi untuk penetapan kadar glukosanya, dan serum digunakan untuk penetapan kadar albumin, globulin, total protein darah, sedangkan penetapan kadar kolesterol digunakan plasma darah.

Preparasi serum dilakukan dengan menggunakan tabung penampung darah tanpa EDTA/heparin sebagai anti koagulan 9 mL. Darah diambil melalui vena jugularis dan ditampung dalam tabung kurang lebih 6 mL. Agar diperoleh serum darah yang banyak, maka tabung ditempatkan dalam keadaan miring kurang lebih 45⁰ guna memperluas permukaan darah. Cairan bening kekuningan akan berada disebelah atas darah, cairan ditampung ke dalam kuvet berukuran 4 mL.

Analisis atau pembacaan kadar kolesterol dan glukosa dilakukan dengan teknik spektrofotometrik. Serapan kadar glukosa dibaca dengan panjang gelombang 420 nm. Penetapan kadar glukosa dilakukan dengan metode Folin-Wu. Prinsip kerja metode ini adalah memanfaatkan sifat glukosa sebagai sebuah aldosa (bergugus aldehyd atau rantai rangkap karbon yang berikatan dengan oksigen berada di ujung rantai Karbon). Aldehyd mampu mereduksi senyawa

kupro pada pewarna phosphomolibdat yang berwarna biru. Intensitas warna biru menyatakan konsentrasi tembaga yang direduksi dan dengan demikian menyatakan konsentrasi glukosa. Larutan dan bahan yang digunakan terdiri dari filtrat darah bebas protein, standar glukosa, pereaksi tembaga alkalis, dan asam fosfomolibdat. Nilai serapan yang telah dicatat pada kuvet blanko, standar dan kuvet plasma darah yang diuji, dianalisis dengan rumus berikut :

$$\text{Kadar Glukosa} = \frac{Au - Ab}{As - Ab} \times 0,2 \times \frac{100}{0,2} \text{ mg. dL}10^{-1}$$

Keterangan : Au = Serapan sampel yang diuji
Ab = Serapan blanko
As = Serapan standar

Analisis kadar protein serum total, dilakukan dengan menggunakan prinsip uji biuret. Ion Cu^{2+} bereaksi dengan ikatan peptida dalam larutan alkalis menghasilkan kompleks senyawa berwarna lembayung. Intensitas warna yang terbentuk berbanding lurus dengan konsentrasi proteinnya. Larutan sampel uji, standar, dan blanko dibaca serapannya pada panjang gelombang 540 nm. Nilai baca serapan dianalisis dengan rumus berikut :

$$\text{Kadar protein} = \frac{Au - Ab}{As - Ab} \times 6 \text{ g.dL}10^{-1}$$

Analisis kadar albumin telah dilakukan dengan menggunakan teknik pewarnaan bromkesol hijau. Bromkesol hijau merupakan pewarna anionik yang dapat berikatan erat dengan protein albumin, kompleks senyawa yang terbentuk dapat menyerap cahaya dengan panjang gelombang 628 nm. Hasil baca serapan dianalisis dengan rumus berikut :

$$\text{Kadar Albumin} = \frac{Au - Ab}{As - Ab} \times 6 \text{ g.dL}10^{-1}$$

Kadar globulin serum diperoleh dengan mengurangi kadar protein total dengan kadar albumin.

Analisis Statistika

Data yang telah dikumpulkan dianalisis dengan menggunakan uji T-student dengan populasi tidak berpasangan (Steel dan Torrie, 1993), pengujian telah dilakukan dengan varians yang sama, dengan langkah sebagai berikut :

- Populasi x = ayam petelur fase grower.
- Populasi y = ayam petelur fase layer.

1. Rata-rata hitung

$$\bar{X} = \frac{\sum(Xi)}{N}$$

2. Simpangan Baku

$$S = \sqrt{\frac{\sum X^2 - \frac{1}{n}(\sum X)^2}{n-1}}$$

3. Koefisien Variasi (KV)

$$Kv = \frac{S}{\bar{X}} \times 100\%$$

$$KV = \frac{\text{Simpangan baku}}{\text{rata-rata}} \times 100\%$$

4. Menghitung varians dari masing-masing variabel

$$Sx^2 = \frac{\sum xi^2 - \frac{(\sum x)^2}{n}}{n-1} \qquad Sy^2 = \frac{\sum yi^2 - \frac{(\sum y)^2}{n}}{n-1}$$

Keterangan :

Sx² = Varians sampel ayam petelur fase grower

Sy² = Varians sampel ayam petelur fase layer

5. Menguji keseragaman

$$F = \frac{\text{Varians yang besar}}{\text{Varians yang kecil}}, \alpha (n_1 - 1; n_2 - 1)$$

Jika : F hitung > F table = Varians sama
F hitung < F table = Varians tidak sama

Keterangan :

F = Keseragaman populasi n_1

n_1 = Jumlah sampel ayam petelur fase grower

n_2 = Jumlah sampel ayam petelur fase layer

6. Untuk varians yang sama

$$S\bar{d} = \sqrt{S_{p^2} \left(\frac{1}{n_1} + \frac{1}{n_2} \right)}$$

Dimana :

$$S_{p^2} = \frac{(n_1 - 1)Sx^2 + (n_2 - 1)Sy^2}{n_1 + n_2 - 2}$$

Statistik Uji: $t = \frac{\bar{x} - \bar{y}}{S\bar{d}}$

Keterangan :

$S\bar{d}$ = Varians.

S_{p^2} = Varians gabungan ayam petelur fase grower dan ayam petelur fase layer.

Sx^2 = Varians sampel ayam petelur fase grower.

Sy^2 = Varians sampel ayam petelur fase layer.

\bar{x} = Rata-rata parameter sampel ayam petelur fase grower.

\bar{y} = Rata-rata parameter sampel ayam petelur fase layer.

HASIL DAN PEMBAHASAN

Rata-rata konsentrasi parameter biokimia darah sebagai indikator respon cekaman temperatur lingkungan pada kelompok fase biologis ayam petelur yang berbeda, ditampilkan pada Tabel 1 dan profil perbedaannya ditampilkan pada Gambar 1.

Tabel 1. Rata-rata Konsentari Parameter Biokimia Darah Ayam Ras Petelur Fase Grower dan Layer sebagai Indikator Respon Cekaman Temperatur Lingkungan

Parameter Biokimia Respon Stress	Fase Biologis	
	Grower	Layer
Albumin Serum (g.dL10 ⁻¹)	0,12 ^a	0,07 ^b
Globulin Serum (g.dL10 ⁻¹)	0,06 ^a	0,03 ^b
Total Protein Darah (g.dL10 ⁻¹)	2,93 ^a	3,42 ^b
Glukosa plasma (mg. dL10 ⁻¹)	255 ^a	267 ^b
Kolesterol Plasma (mg. dL10 ⁻¹)	114 ^a	118 ^a

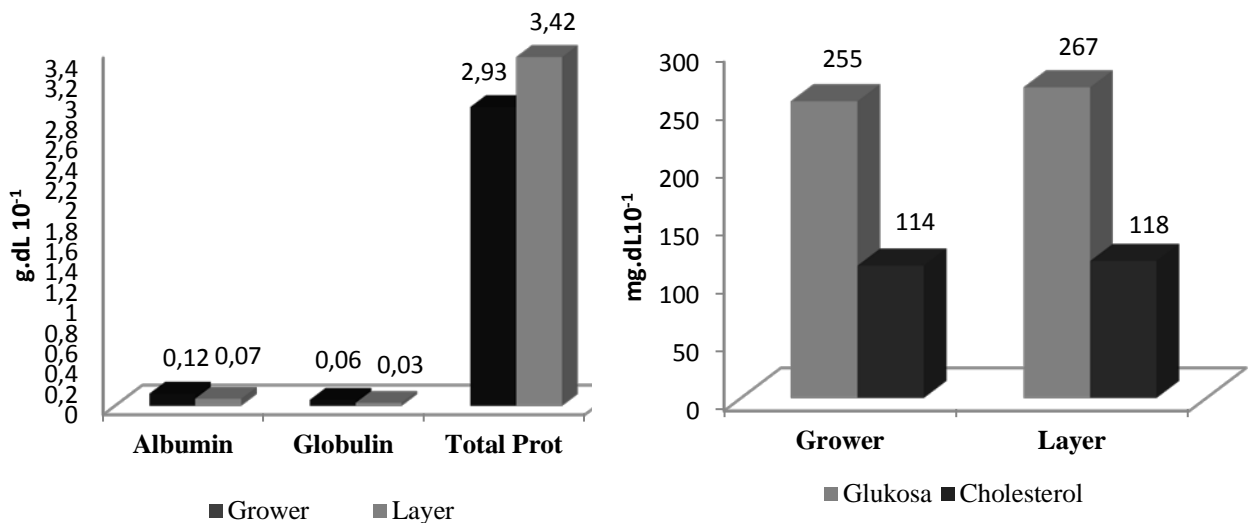
Keterangan : Superskrip yang berbeda pada baris yang sama menunjukkan perbedaan rata-rata parameter pada α 0,01

Dinamika Protein Darah

Albumin, globulin merupakan komponen protein darah yang penting. Albumin, selain berfungsi sebagai zat pengangkut bermacam-macam molekul yang lebih kecil di dalam darah, misalnya asam-asam lemak, pigmen-pigmen

empedu. Selain sebagai zat pengangkut juga berperan sebagai prekursor sel-sel darah putih sebagai zat imun. Globulin komponen darah sangat penting karena anti bodi merupakan globulin gamma (Hicks *et al.*, 1998).

Hasil penelitian (Tabel 1 dan Gambar 1) menunjukkan bahwa konsentrasi albumin dan globulin lebih tinggi pada ayam fase grower dibandingkan layer, sedangkan total protein lebih tinggi pada fase layer (Tabel 1). Hasil penelitian ini menunjukkan perbedaan respon ayam tersebut terhadap cekaman panas hingga timbulnya stress. Status biologis ternak yang berbeda (grower dan layer) akan memberikan respon stress yang berbeda, hal ini terkait dengan aktifitas biologisnya dalam memacu metabolisme untuk kepentingan sintesis telur.

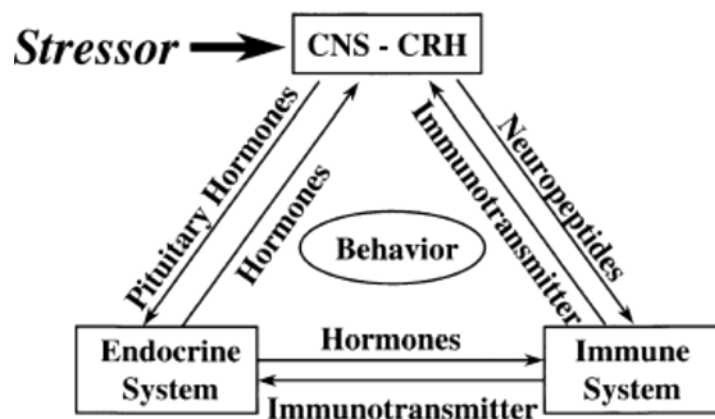


Gambar 1. Profil Rata-rata Konsentari Parameter Biokimia Darah Ayam Ras Petelur Fase Grower Dan Layer sebagai Indikator Respon Cekaman Temperatur Lingkungan

Mekanisme munculnya stres pada hakikatnya merupakan mekanisme yang melibatkan neuroendokrin (Dawson *et al.*, 2000; Shinder *et al.*, 2007). Respon neuroendokrin sebagai dampak stress antara lain dilaporkan oleh von Borell

(2001), yang ditunjukkan melalui peran sistem syaraf pusat (CNS= Centre Nervous System) dalam menerima rangsangan stress serta hubungannya dengan Corticotrpic Relasing Hormon (CRH), kelenjar endokrin dan sistem immune. Stressor stress antara lain cekaman panas yang dapat timbul bagi ternak ayam yang dipelihara dalam kondisi diatas zona nyamannya (upper zonathermoneutral).

Terkait hubungannya dengan protein darah (total, albumin dan globulin) dapat dijelaskan bahwa stress yang diterima dari stressor berupa cekaman panas merupakan hasil dari interrelasi mekanisme kerja organ (Aengwanich, 2007), sebagaimana ditunjukkan pada Gambar 2.



Gambar 2. Interrelasi sistem syaraf pusat (CNS= Centre Nervous System) dalam menerima rangsangan stress serta hubungannya dengan Corticotrpic Relasing Hormon (CRH), Kelenjar Endokrin, dan Sistem Immun.

Pada Gambar 2 tampak bahwa stressor berupa cekaman panas yang diterima oleh syaraf efferent, yang berada pada seluruh permukaan tubuh diteruskan ke sistem syaraf pusat (CNS). Rangsangan tersebut diteruskan ke sistem kelenjar endokrin dan organ-organ yang terkait. Organ inilah yang memberikan respon terhadap cekaman yang dihadapi oleh ternak.

Rendahnya kadar albumin dan globulin (Gambar 1) pada fase layer disebabkan oleh aktifitas metabolisme nutrisi sebagian besar ditujukan untuk pembentukan telur, oleh karena itu terdapat penurunan aktifitas sistem imun pada fase layer dibandingkan fase grower. Protein-protein darah termasuk albumin dan globulin, disintesis di dalam sel sebagai respon sinyal transduksi atas terbentuknya kompleks estrogen dengan reseptornya (Gomperts *et al.*, 2009). Aktifitas ini lebih tinggi pada fase layer karena ditujukan untuk memenuhi komposisi protein putih telur, seperti albumin, globulin, ovomucoid, ovomucin, ovotransferrin, flavoprotein, avidin, ovoinhibitor (Bell and Freeman, 1971; Mahmoud *et al.*, 2010; Tan *et al.*, 2010). Peningkatan sintesis protein pada fase layer inilah yang menjadi penyebab kadar protein total pada fase layer lebih tinggi dibandingkan grower. Berdasarkan hasil penelitian ini menunjukkan bahwa fase grower memiliki respon immunitas lebih baik dibandingkan fase layer.

Fenomena Metabolisme Terkait Energi

Glukosa dan kolesterol merupakan molekul penting dalam sistem metabolisme, karena peranannya sebagai sumber energi maka keduanya memiliki profil yang cenderung statis pada ternak, berbeda dengan manusia yang sangat dinamis kadarnya dalam darah.

Pada Tabel 1 dan Gambar 1 menunjukkan bahwa kadar glukosa darah lebih tinggi pada fase layer dibanding grower, sedangkan kolesterol tidak berbeda. Tingginya kadar glukosa pada fase layer merupakan mekanisme penyediaan energi dalam keadaan ayam fase layer terpapar cekaman panas, sehingga produksi glukosa lebih tinggi untuk memenuhi dua kepentingan yaitu

hidup pokok dan produksi telur. Sedangkan kolesterol tampak tidak berbeda karena stress meningkatkan glikoneogenesis sehingga asam lemak maupun kolesterol sebagian dikonversi menjadi glukosa. Sebagai kompensasi sintesis kolesterol yang rendah pada ayam dalam lingkungan terpapar cekaman panas menyebabkan produksi telur menurun, karena salah satu komponen penting telur adalah kolesterol.

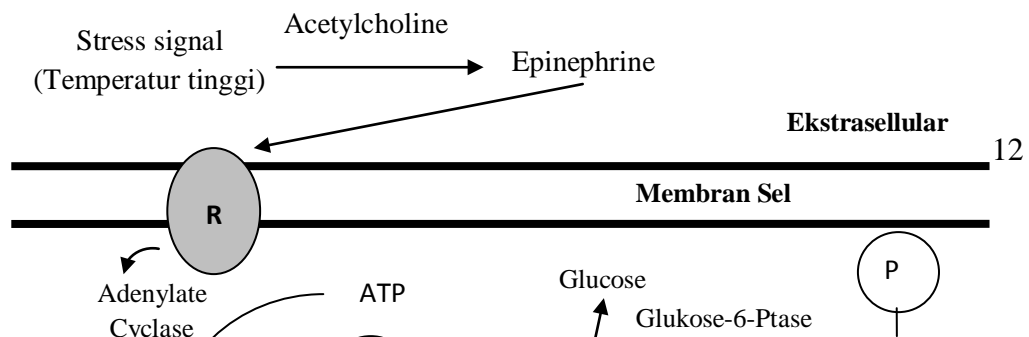
Peningkatan kadar kolesterol ini dapat dijelaskan juga bahwa peranan *Corticotropin-releasing hormone* (CRH) yang disekresikan oleh hipotalamus sebagai respon cekaman panas, menginduksi pituitary anterior untuk mensekresikan Adrenocorticoid Tirotropin Hormon (ACTH), selanjutnya ACTH merangsang adrenal cortex untuk menghasilkan hormon-hormon glucocorticoid dan epinephrin oleh adrenal medulla (von Borell, 2001; Hardy *et al.*, 2005; Garriga *et al.*, 2006).

Glucocorticoid terutama berpengaruh terhadap metabolisme karbohidrat, lemak dan protein. Cortisol menyebabkan level asam amino dalam darah meningkat akibat efek katabolik cortisol terhadap otot, dan selanjutnya berakibat sangat melemahkan perototan. Transport asam-asam amino menyeberangi dinding sel-sel ekstra-hepatik menurun, akan tetapi di bawah pengaruh cortisol terjadi peningkatan transportnya ke dalam sel-sel hati. Mobilisasi ini berlangsung bersamaan dengan : (1) konversi asam amino menjadi glukosa (glukoneogenesis); (2) meningkatnya pembentukan plasma dan

protein hati oleh hati, dan (3) proses deaminasi dalam hati meningkat (Hardy *et al.*, 2005).

Rahardja (2010) mengemukakan peranan cortisol dalam metabolisme lemak. Pengaruh cortisol terhadap metabolisme lemak masih banyak mengundang perdebatan. Glukoneogenesis yang diinduksi oleh cortisol cenderung mengkatabolis depot-depot lemak, dan pada sekresi cortisol yang berlebihan (hypersecretion) sering kali menyebabkan “pendulous abdomen” atau kulit perut menggelambir pada mamalia. Mobilisasi depot-depot lemak menyebabkan peningkatan level asam lemak dalam sirkulasi, sehingga memungkinkan penggunaannya untuk energi atau konversinya menjadi glikogen hati.

Hormon-hormon corticoid adrenal (glucocorticoid dan mineralocorticoid) kemungkinan bekerja meningkatkan respons jaringan target terhadap glucagon, epinephrine dan mungkin hormon-hormon lain yang menstimulasi proses metabolisme melalui system adenylat cyclase (Gambar 3) (Kegley and Spears, 1995; Yanagi *et al.*, 2002; Hardy *et al.*, 2005).



Gambar 3. Peranan Epinephrin dalam Menginduksi Reseptor Adenylate Cyclase untuk Mengaktifkan cAMP untuk Memproduksi Glukosa dalam Rangka Pemenuhan Energi sebagai Dampak Tekanan Stres

Mekanisme tersebut (Gambar 3) menunjukkan bahwa pengaktifan cAMP (siklus Adenin Monophosphate) menjadi solusi bagi ternak yang mengalami cekaman stress untuk memproduksi glukosa. Ketika konsumsi ransum menurun atau terhenti untuk mengurangi *heat increment* (produksi panas metabolik) (Yue *et al.*, 2010) dan kebutuhan energi mendesak maka perombakan glikogen otot melalui cAMP menjadi salah satu jalur alternatif untuk penyediaan energi. Fenomena inilah yang menjadi alasan utama ketersediaan glukosa dalam darah tetap lebih tinggi pada fase layer meskipun fase ini lebih cenderung mengalami

stress. Namun dalam kisaran temperatur tinggi yang masih mampu ditolerir, mekanisme produksi energi tersebut masih mampu dipertahakan, tentunya semakin meningkat temperatur menjauhi zona nyamannya maka tindakan pertama untuk melangsungkan hidupnya adalah berhentinya produksi telur. Produksi glukosa secara totalitas diarahkan untuk mempertahankan metabolisme minimal dalam sel, sehingga ini pula yang menjadi alasan tidak akan terjadi konversi glukosa menjadi kolesterol. Dalam keadaan stress temperatur, maka mekanisme glukoneogenesis yang distimulan oleh cortisol juga meningkat dalam rangka penenuhan energi, sebagaimana pada Tabel dan Gambar 1 menunjukkan tidak terdapat perbedaan kadar kolesterol antara grower dan layer.

KESIMPULAN

Berdasarkan hasil penelitian dapat disimpulkan bahwa fase layer cenderung mengalami stress akibat cekaman panas. Stress yang masih mampu ditolerir pada fase layer ditunjukkan dengan kadar glukosa darah masih tinggi meskipun sedang memproduksi telur.

UCAPAN TERIMA KASIH

Penulis menyampaikan apresiasi dan terima kasih kepada kelompok penelitian Fisiologi Stress Ayam Petelur, telah banyak membantu pelaksanaan penelitian ini. Ucapan yang sama kepada Direktur CV. Pamulihan Farm Kuningan-Jawa Barat, telah memberi kesempatan untuk melaksanakan penelitian

di Perusahannya. Begitu pula kepada tim Laboratorium Pusat Politeknik Kesehatan Bandung, telah memfasilitasi sebagian analisis sampel penelitian ini.

DAFTAR PUSTAKA

- Aengwanich, W. 2007. Effects of High Environmental Temperature on Blood Indices of Thai Indigenous Chickens, Thai Indigenous Chickens Crossbred and Broilers. *International Poult. Sci.* 6, 427-430.
- Bell, O.J. and B.M. Freeman. 1971. *Physiology and Biochemistry of The Domestic Fowl*. Vol. 3. Academic Press London.
- Dawson, W. R., and G. C. Whittow. 2000. Regulation of body temperature dalam G. C. Whittow : *Sturkie's Avian Physiology*. Academic Press, New York, NY. Pages 343–379
- Garriga , C. , R. R. Hunter , C. Amat , J. M. Planas , M. A. Mitchell , and M. Moreto . 2006 . Heat stress increases apical glucose transport in the chicken jejunum. *Am. J. Physiol. Regul. Integr. Comp. Physiol.* 290 , 195 – 201.
- Gomperts, B. D., I. M. Kramer and P. E. R.Tatham. 2009. *Signal Transductions*. Elsevier San Diego, USA.
- Hardy , M. P. , H. B. Gao , Q. Dong , R. Ge , Q. Wang , W. R. Chai , X. Feng , and C. Sottas. 2005 . Stress hormone and male reproductive function. *Cell Tissue Res.* 322 : 147 – 153 .
- Hicks, T. A. , J. J. McGlone , C. S. Whisnant , H. G. Kattesh , and R. L. Norman . 1998. Behavioral, endocrine, immune, and performance measures for pigs exposed to acute stress. *J. Anim. Sci.* 76 : 474 – 483 .
- Kegley, E.B., and Spears, J.W. 1995. Immune response, glucose metabolism, and performance of stressed feeder calves fed inorganic and organic chromium. *J.Anim.Sci.*, 73, 2721
- Mahmoud, K.Z., , S. M. Gharaibeh, Hana A. Zakaria and Amer M. Qatramiz, 2010. Garlic (*Allium sativum*) Supplementation: Influence on Egg Production, Quality, and Yolk Cholesterol Level in Layer Hens. *Asian-Aust. J. Anim. Sci.* 23, 1503 – 1509.
- Mumma, J.O., J. P. Thaxton, Y. Vizzier-Thaxton, and W. L. Dodson. 2006. Physiological Stress in Laying Hens. *Poult. Sci.* 85, 761–769.

- Puvadolpirod, S. and J. P. Thaxton. 2000. Model of Physiological Stress in Chickens 1. Response Parameters. *Poult. Sci.* 79, 363–369.
- Rahardja, D. P. 2010. *Ilmu Lingkungan Ternak*. Penerbit Masagena, Makassar.
- Shinder, D., M. Rusal, J. Tanny, S. Druyan, and S. Yahav. 2007. Thermoregulatory responses of chicks (*gallus domesticus*) to low ambient temperatures at an early age. *Poult. Sci.* 86, 2200–2209.
- Steel, R.G.D. dan J.H. Torrie, 1993. *Prinsip dan Prosedur Statistika, suatu pendekatan biometric*. Gramedia Pustaka Utama, Jakarta
- Tan, G.Y., L. Yang , Y.-Q. Fu , J.H. Feng, and M.H. Zhang. 2010. Effects of different acute high ambient temperatures on function of hepatic mitochondrial respiration, antioxidative enzymes, and oxidative injury in broiler chickens. *Poult. Sci.* 89, 115–122.
- von Borell, E.H. 2001. The biology of stress and its application to livestock housing and transportation assessment. *J. Anim Sci.* 79, E260-E267.
- Yahav, S. 2000. Domestic fowl—Strategies to confront environmental conditions. *Poult. Avian Biol. Rev.* 1, 81–95.
- Yahav, S., A. Straschnow, D. Luger, D. Shinder, J. Tanny, and S. Cohen. 2004. Ventilation, sensible heat loss, broiler energy, and water balance under harsh environmental conditions. *Poult. Sci.* 83, 253–258.
- Yanagi, T. Jr., H. Xin, and R. S. Gates. 2002. Optimization of partial surface wetting to cool caged laying hens. *Appl. Eng. Agric.* 45, 1091–1100.
- Yue, H.Y., L. Zhang ,S. G. Wu , L. Xu , H. J. Zhang , and G. H. Q. 2010. Effects of transport stress on blood metabolism, glycolytic potential, and meat quality in meat-type yellow-feathered chickens. *Poult. Sci.* 89, 413–419