Aktivitas Imunomodulator *Polyscias obtusa* Terhadap Sistem Imunitas Pada Bone Marrow Broiler Setelah Pemberian *Salmonella typhimurium*

Erin Kurnianingtyas¹, Muhammad Sasmito Djati¹, dan Muhaimin Rifa'i¹

¹Laboratorium Fisiologi Hewan, Jurusan Biologi, Fakultas Matematika dan Ilmu Pengetahuan Alam
Universitas Brawijaya, Malang

ABSTRAK

Antibiotik banyak dimasukkan dalam pakan ternak untuk menanggulangi penyakit ternak, namun pemberian antibiotik dalam waktu lama dapat menyebabkan resistensi dan juga residu bagi manusia. *Polyscias obtusa* memiliki senyawa saponin, tanin, dan flavonoid yang diduga sebagai imunomodulator dalam sistem imunitas tubuh. Tujuan penelitian ini untuk mengetahui pengaruh daun *P. obtusa* sebagai imunomodulator terhadap imunitas anak ayam broiler. Metode penelitian diantaranya uji konfirmasi bakteri, persiapan kultur bakteri dan daun *P. obtusa*, pembuatan pakan ransum dosis 1 (0.08%), dosis 2 (0.16%) dan dosis 3 (0.26%) dari daun *P. obtusa*, infeksi *S. typhimurium* 500 µl secara oral di hari ke-14, pembedahan pertama pada hari ke-24, pembedahan terakhir pada hari ke-34, sel limfosit diisolasi pada organ bone marrow dan diinkubasi dengan antibodi *rat*-anti-CD4⁺PE, *rat*-anti-CD8⁺ FITC, dan *rat*-anti-CD45⁺PerCP masing-masing sebanyak 50 µl kemudian dilakukan running flowcytometri. Hasil menunjukkan bahwa secara keseluruhan perlakuan yang paling menunjukkan dalam peningkatan sel limfosit adalah perlakuan yang diberi dosis daun *P. obtusa*, yaitu perlakuan pakan ransum dosis 0,08%, perlakuan pakan ransum dosis 0,16%, dan perlakuan pakan ransum dosis 0,26%. Jumlah relatif CD4⁺ mengalami peningkatan dengan hasil yang berbeda nyata. Sehingga dapat dibuktikan bahwa daun *P. obtusa* mampu berperan sebagai imunomodulator dalam sistem imunitas.

Kata kunci : Ayam broiler, *Polyscias obtusa*, *Salmonella typhimurium*, sel

ABSTRACT

Antibiotics are included in animal feed to recover the diseases, but giving antibiotics for a long term can cause resistance and also residues to humans. *Polyscias obtusa* have saponins, tannins, and flavonoids compounds which are assumed as imunomodulator in the body's immunity system. The purpose of this research was to determine the influence of *P. obtusa* leaf as imunomodulator on chicks broiler immunity. Research methods are including bacteria confirm test, bacterial culture preparation and *P. obtusa* leaves, the making of diet with 0.08%, 0.16% and 0.26% dose from *P. obtusa* leaves. Total of 500 µl *S. typhimurium* infected orally on day 14th, the first surgery on day 24th and the last surgery on day 34th. Lymphocyte cells are isolated on the bone marrow and incubated with rat anti-CD4-PE, rat anti-CD8-FITC, and rat-anti-CD45 PerCP antibodies respectively 50 µl and then runned in flowcytometri. Result show an increase in lymphocyte cells in the treatment given a dose of *P. obtusa* leaves, feed rations treatment dosage of 0.08%, 0.16%, and 0.26%. Increase in CD4 relatives number are significantly different. So, it can be proven that *P. obtusa* leaves are able to act as the immune system imunomodulator.

Keywords : Broiler, cell, *Polyscias obtusa*, *Salmonella typhimurium*

PENDAHULUAN

Kendala dalam sektor peternakan diantaranya penurunan jumlah ternak karena serangan penyakit. Salah satu penyakit yang umum menyerang ayam peternakan adalah serangan penyakit dari bakteri *Salmonella* sp. Untuk menanggulangi permasalahan tersebut para

peternak dan perusahaan peternakan unggas melakukan pemberian antibiotik.

Antibiotik telah diketahui berguna untuk memberantas penyakit dan juga dapat berfungsi sebagai *growth promotor* pada ayam. Namun pemberian antibiotik dalam waktu lama dapat menyebabkan munculnya permasalahan baru berupa resistensi bakteri patogen terhadap antibiotik yang diberikan. *Salmonella typhimurium* akan bersifat resisten terhadap antibiotik seperti ampicilin, kotrimoksazol dan tetrasiklin [1]. Antibiotik juga dapat menimbulkan residu yang berbahaya bagi manusia akibat mengkonsumsi produk unggas. Berbeda dengan

*

Alamat Korespondensi:

Muhammad SasmitoDjati

Email : msdjati@ub.ac.id

Address : Department of Biology, Faculty of Mathematics
and Natural Sciences, Brawijaya University,
Jl. Veteran, Malang 65154

antibiotik, penggunaan obat herbal memiliki keuntungan tidak menyebabkan residu pada hasil produksi ternak.

Daun *Polyscias obtusa* yang dapat meningkatkan ketahanan tubuh pada ayam. Daun pada tanaman ini memiliki kandungan asam oleanic saponin. Selain senyawa saponin, pada tanaman ini juga ditemukan senyawa flavonoid dan tanin. Saponin merupakan senyawa aktif yang bersifat seperti sabun, serta memiliki kemampuan membentuk busa dan menghemolisis sel darah merah [2]. Hasil uji secara *in vitro* dari flavonoid golongan flavones dan flavonols telah menunjukkan adanya respon imun [3]. Efek terhadap respon imun non spesifik berupa peningkatan fagositosis dan kemotaksis makrofag, kemotaksis neutrofil, sitotoksitas sel NK serta aktivitas hemolisis komplemen [4,5].

Pemberian antigen *S. typhimurium* pada anak ayam umur 1 – 2 minggu hanya menimbulkan respon antibodi yang lemah. Kondisi ini mungkin disebabkan oleh sifat hiporesponsif sel-sel pada sistem imunitas yang belum berfungsi secara *mature* [6], atau diseminasi jaringan limfoid masih sangat muda dan fungsi pembentukan antibodi belum sempurna, sehingga antibodi yang terbentuk pada anak ayam rendah [6]. Berdasarkan uraian di atas bahwa perlu diadakan penelitian lebih lanjut untuk mengetahui aktifitas imunomodulator daun *Polyscias obtusa* terhadap sistem imunitas terutama pada *bone marrow* broiler setelah infeksi *Salmonella typhimurium*.

METODE PENELITIAN

Waktu dan Tempat

Penelitian ini dilaksanakan pada bulan Maret hingga Juli 2012 di Laboratorium Mikrobiologi dan Laboratorium Fisiologi Hewan, Jurusan Biologi, Fakultas MIPA, serta Laboratorium peternakan Sumber Sekar DAU, Fakultas Peternakan, Universitas Brawijaya, Malang.

Alat dan Bahan

Alat yang digunakan dalam penelitian ini yaitu cawan petri, jarum ose, tabung reaksi, gelas obyek, pipet, inkubator, tissue, vorteks, erlenmeyer, mikropipet, bola hisap, kandang, tempat makan, tempat minum, dan lampu. Sedangkan untuk bahan yang digunakan yaitu media NA, NB, XLD, KIA, LIA, cat gram A, B, C dan D, larutan H₂O₂, aquades, formalin, batu kapur, pakan pabrik BR1, pakan ransum (DL Metionin, tepung ikan, jagung kuning, precampuran,

bungkil kopra, bungkil kedelai dan garam) dan air mineral.

Uji Konfirmasi

Uji media XLD

Isolat murni yang akan diuji, diambil dengan ose dan dilakukan *streak plate* pada media XLD kemudian diinkubasi pada suhu 37°C selama 24 jam. Uji akan menunjukkan hasil positif bila pada daerah streak tersebut akan membentuk koloni berwarna hitam.

Uji Katalase

Isolat bakteri diletakkan pada gelas obyek kemudian ditetesi dengan hidrogen peroksida (H₂O₂) 3% sebanyak satu tetes. Uji positif ditunjukkan ketika terdapat gelembung pada saat penetesan H₂O₂, akan tetapi jika tidak terdapat gelembung maka uji ini dianggap negatif [8].

Uji Patogenitas

Isolat bakteri murni dilakukan *streak plate* pada media *blood agar*. Isolat bakteri diinkubasi pada suhu 37°C selama 24-48 jam. Uji akan menunjukkan hasil positif apabila media berubah warna menjadi bening secara menyeluruh di sekitar koloni.

Uji Pewarnaan Cat Gram

Isolat pada gelas obyek difiksasi di atas api. Apusan ditetesi dengan larutan Gram A (*Hucker's crystal violet*), cat gram B (*Lugol's iodine*), cat gram C (alkohol), cat gram D (safranin) masing-masing selama satu menit. Apusan bakteri dicuci kembali pada air mengalir dan dikeringanginkan. Kemudian apusan bakteri diamati dengan menggunakan mikroskop. Hasil menunjukkan bakteri bersifat gram negatif karena hasil akhir berwarna merah.

Uji Media KIA dan LIA

Isolat bakteri yang telah diremajakan diambil dengan enten, selanjutnya enten ditusukkan dan ditarik pada media KIA dan LIA. Selanjutnya diinkubasi pada suhu 37°C selama 24-48 jam. Pada uji media KIA dan LIA, jika media berubah warna menjadi hitam maka bakteri tersebut memproduksi H₂S.

Kurva Standar

Isolat bakteri ditumbuhkan pada media *Nutrien Broth* dengan konsentrasi pengenceran berbeda. Kemudian diukur absorbansinya dengan spektrofotometer pada panjang gelombang

600nm dan dihitung jumlah selnya dengan haemocytometer.

Kurva Pertumbuhan

Kultur bakteri diambil 1 ose yang ditumbuhkan pada media *Nutrien Broth* 10 ml dan diinkubasi suhu 37°C selama 24 jam. Kemudian diambil 6 ml kultur dan dicampur media NB 54 ml. Kemudian dilakukan sampling setiap 1 jam, dengan mengambil 4 ml dan ditambah 500 µl formalin. Kemudian diukur absorbansinya dengan spektrofotometer pada panjang gelombang 600 nm dan dihitung jumlah selnya dengan haemocytometer. Tabel 1 menunjukkan perbandingan antara media steril dan kultur.

Tabel 1. Perbandingan stok bakteri *Salmonella typhimurium* dengan media steril

Perbandingan	Stok kultur (ml)	Media Steril (ml)
8:0	0	4
7:1	0,5	3,5
6:2	1	3
5:3	1,5	2,5
4:4	2	2
3:5	2,5	1,5
2:6	3	1
1:7	3,5	0,5
0:8	4	0

Pembuatan Pakan Konversi

Daun *P. obtusa* kemudian dicuci dan dikering anginkan. Kemudian daun dihaluskan menggunakan blender kering dan hasilnya disebut simplisia. Selanjutnya simplisia ditimbang dan ditambahkan pada pakan buatan ayam sesuai perlakuan yaitu perlakuan dengan dosis 1 berjumlah 0,08%, untuk dosis 2 berjumlah 0,16%, sedangkan untuk dosis 3 berjumlah 0,26% *Polyscias obtusa* yang diberikan.

Pemberian *Salmonella typhimurium* secara oral

Bakteri *Salmonella typhimurium* dalam *Nutrient Broth* disentrifuse dengan kecepatan 10.000 rpm selama 10 menit suhu 25°C. Pelet yang diperoleh diresuspensi dengan larutan garam fisiologis NaCl 0,9% yang diambil sebanyak 500 µl dan diberikan kepada ayam secara oral menggunakan pipet tetes.

Isolasi Sel Limfosit

Tulang femur ayam yang sudah dibersihkan, dipotong bagian kedua ujungnya dan sel diflush dengan PBS menggunakan jarum 19G.

Selanjutnya sel-sel yang diperoleh difilter menggunakan *wire* dan dimasukkan kedalam tabung propilen 15 ml. Ditambahkan PBS sampai 12 ml. Disentrifugasi dengan kecepatan 2500 rpm, pada suhu 4°C, selama 5 menit hingga didapat pelet dilanjutkan dengan sentrifugasi kembali hingga pelet terakhir yang merupakan sel limfosit.

Analisis Flowcytometri

Sel-sel yang diisolasi dari bone marrow diinkubasi dengan *rat-anti-CD45⁺PerCP*, *rat-anti-CD8⁺FITC*, dan *rat-anti CD4⁺PE conjugated*. Sampel yang telah diinkubasi dengan antibodi ditambah 1 ml PBS dan ditempatkan pada kuvet flowcytometer. Selanjutnya dipilih *acquire* dan flowcytometer akan menghitung jumlah sel total serta jumlah sel yang terdeteksi oleh label antibodi. Hasil yang diperoleh diolah dengan program *BD cellquest ProTM*.

Analisis Statistika

Analisis data dilakukan dengan menggunakan metode RAL-Faktorial pada program *SPSS 16 for Windows*. Apabila diperoleh hasil yang signifikan maka dilakukan uji lanjut Tukey.

HASIL DAN PEMBAHASAN

Profil Sel CD4⁺, CD8⁺ dan B220⁺

Jumlah relatif CD4⁺ dan CD8⁺ dengan analisa flowcytometry masing-masing perlakuan pada fase starter menunjukkan perbedaan yang signifikan. Jumlah relatif CD4⁺ tertinggi dihasilkan dari kelompok perlakuan pakan pabrik, yaitu sebesar 4,47%, sedangkan untuk jumlah relatif CD8⁺ tertinggi dihasilkan dari kelompok perlakuan *P.obtusa* dosis 0,08% sebesar 10,91% (Gambar 1).

Gambar 1. Profil CD4⁺ dan CD8⁺ fase starter pada perlakuan (a) pakan pabrik, (b) pakan pabrik +

infeksi *S. typhimurium*, (c) *P. obtusa* 0,08%, (d) *P. obtusa* 0,16%, (e) *P. obtusa* 0,26%

Jumlah relatif $CD4^+$ dan $CD8^+$ dengan analisa flowcytometry masing-masing perlakuan pada fase finisher menunjukkan perbedaan yang signifikan. Jumlah relatif $CD4^+$ tertinggi dihasilkan dari kelompok perlakuan *P. obtusa* dosis 0,08%, yaitu sebesar 3,52%, sedangkan untuk jumlah relatif $CD8^+$ tertinggi dihasilkan dari kelompok perlakuan *P. obtusa* dosis 0,08% sebesar 3,98% (Gambar 2). Hal ini bisa terjadi karena masih adanya suatu rangsangan antigen yang menyebabkan sel limfosit terus berproliferasi. Secara umum jumlah leukosit yang meningkat merupakan pertanda adanya infeksi [9].

Gambar 2. Profil $CD4^+$ dan $CD8^+$ fase finisher pada perlakuan (a) pakan pabrik, (b) pakan pabrik + infeksi *S. typhimurium*, (c) *P. obtusa* 0,08%, (d) *P. obtusa* 0,16%, (e) *P. obtusa* 0,26%

Jumlah relatif $B220^+$ dengan analisa flowcytometry masing-masing perlakuan pada fase starter menunjukkan perbedaan yang tidak signifikan. Jumlah relatif $B220^+$ tertinggi dihasilkan dari kelompok perlakuan *P. obtusa* dosis 0,16%, yaitu sebesar 2,60%, sedangkan untuk jumlah relatif $B220^+$ terendah dihasilkan dari kelompok perlakuan pakan pabrik sebesar 1,20% (Gambar 3).

Jumlah relatif $B220^+$ dengan analisa flowcytometry masing-masing perlakuan pada fase finisher menunjukkan perbedaan yang tidak signifikan. Jumlah relatif $B220^+$ tertinggi dihasilkan dari kelompok perlakuan *P. obtusa* dosis 0,16%, yaitu sebesar 9,34%, sedangkan untuk jumlah relatif $B220^+$ terendah dihasilkan dari kelompok perlakuan pakan pabrik dengan infeksi *S. typhimurium* sebesar 5,82% (Gambar 4).

Hasil jumlah relatif sel limfosit menunjukkan adanya perbedaan yang signifikan. Ini diduga

karena adanya senyawa pada tanaman *P. obtusa* yang dapat mengatur aktifitas sel limfosit untuk berproliferasi. Senyawa dari tanaman tersebut adakalanya akan meningkatkan jumlah sel limfosit, tetapi juga bisa sebagai immunosupresan. Senyawa antibakteri seperti saponin apabila berada dalam tubuh ternak terlalu lama dapat menurunkan daya tahan tubuh [10]. Jumlah relatif $CD4^+$, $CD8^+$ dan $B220^+$ secara keseluruhan memiliki jumlah tertinggi pada kelompok perlakuan yang diberi *P. obtusa* dosis 0,08% dan 0,16%. Hal ini mengindikasikan kemungkinan dosis tersebut merupakan dosis optimum yang dapat berfungsi sebagai immunostimulator.

Gambar 3. Profil $B220^+$ fase starter pada perlakuan (a) pakan pabrik, (b) pakan pabrik + infeksi *S. typhimurium*, (c) *P. obtusa* 0,08%, (d) *P. obtusa* 0,16%, (e) *P. obtusa* 0,26%

Gambar 4. Profil $B220^+$ fase finisher pada perlakuan (a) pakan pabrik, (b) pakan pabrik + infeksi *S. typhimurium*, (c) *P. obtusa* 0,08%, (d) *P. obtusa* 0,16%, (e) *P. obtusa* 0,26%

Sel CD4⁺, CD8⁺ dan B220⁺ Pada Organ Bone Marrow Ayam Broiler

Hasil pada fase starter menunjukkan bahwa jumlah relatif CD4⁺ paling tinggi yaitu pada perlakuan kontrol negatif sebesar 3,4%. Kelompok perlakuan pakan ransum dosis 0,26% memiliki nilai paling rendah yakni sebesar 1,32%. Jumlah relatif CD4⁺ yang paling rendah pada fase finisher yaitu pada perlakuan kontrol positif sebesar 1,32% dan untuk jumlah relatif sel CD4⁺ yang paling tinggi yaitu pada perlakuan pakan ransum dosis 0,08% sebesar 2,72 % (Gambar 5).

Gambar 5. Rata-rata Jumlah Sel T CD4⁺ (%) fase Starter dan Finisher ($p < 0.05$)

Hasil pada fase starter menunjukkan bahwa jumlah relatif CD8⁺ tertinggi pada perlakuan kontrol negatif sebesar 6,47% sedangkan untuk jumlah relatif CD8⁺ paling rendah pada perlakuan kontrol positif sebesar 3,09%. Jumlah relatif CD8⁺ terendah pada fase finisher perlakuan kontrol positif dengan nilai sebesar 1,46% dan untuk jumlah relatif CD8⁺ yang paling tinggi pada perlakuan pakan ransum dosis 0,26% sebesar 2,92% (Gambar 6).

Gambar 6. Rata-rata Jumlah Sel T CD8⁺ (%) fase Starter dan Finisher ($p < 0.05$)

Hasil pada fase starter menunjukkan bahwa jumlah relatif B220⁺ yang paling rendah terdapat pada perlakuan kontrol positif yaitu sebesar 0,47% dan untuk jumlah relatif tertinggi pada

perlakuan pakan ransum dosis 0,16% sebesar 1,89%. Jumlah relatif B220⁺ fase finisher yang tertinggi pada perlakuan pakan ransum dosis 0,16% yakni sebesar 5,51% dan untuk jumlah relatif B220⁺ terendah pada perlakuan kontrol positif sebesar 3,80% (Gambar 7).

Gambar 7. Rata-rata Jumlah Sel B220⁺ (%) fase Starter dan Finisher ($p < 0.05$)

Infeksi bakteri *Salmonella typhimurium* dapat menginduksi aktivasi sel T CD4⁺ dan sel T CD8⁺. Fungsi Sel T CD4⁺ membantu aktivasi dan diferensiasi sel B selain itu juga membantu pembentukan sel T CD8⁺ spesifik *Salmonella*. Pembentukan sel T juga diindikasikan dengan adanya produksi IFN- γ [11-17]. Produksi IFN- γ spesifik *Salmonella typhimurium* dari sel T CD4⁺ secara signifikan lebih besar daripada sel T CD8⁺. Jika berupa IL-2 dan IFN γ , yang berkembang adalah Th1 dan akan menekan Th2. Sebaliknya jika IL-4 yang dikeluarkan, maka Th2 yang akan berkembang [18].

Saponin memproduksi cytokines seperti interleukin dan interferons yang berperan dalam efek imunostimulan. Interleukin dan interferons akan bereaksi dengan antigen (benda-benda asing) yang masuk ke dalam tubuh [19]. Saponin dalam jumlah normal berperan sebagai imunostimulator, sedangkan dalam jumlah yang melebihi batas normal saponin akan berperan sebagai immunosupresor (zat yang menekan/menurunkan sistem imun) [20]. Batas toleransi penggunaan saponin adalah 3,7g/kg pakan [21]. Batas toleransi tanin dalam ransum ayam broiler sebesar 2,6g/kg pakan [23].

Kenaikan sel limfosit T dan sel limfosit B selain diindikasikan dari suatu senyawa yang dapat merangsang proliferasi sel limfosit tetapi juga dikarenakan adanya ekspos terhadap antigen sehingga merangsang sel limfosit untuk berganda lebih cepat.

KESIMPULAN

Pemberian dosis daun *Polyscias obtusa* yang berbeda menunjukkan profil jumlah relatif CD4⁺, CD8⁺ dan B220⁺ antara semua perlakuan memiliki perbedaan yang signifikan berdasarkan analisis *flowcytometry* dan menunjukkan adanya peningkatan. Hubungan *starter* dan *finisher* menunjukkan hasil yang tidak terdapat perbedaan yang signifikan pada jumlah relatif CD4⁺, CD8⁺, dan B220⁺.

DAFTAR PUSTAKA

- [1] Tabbu, C.R. 2000. *Penyakit Ayam dan Penanggulangannya*. Vol 1. Kanisius. Yogyakarta.
- [2] Robinson, T. 1995. *Kandungan Organik Tumbuhan Tinggi*. Edisi ke-6. Terjemahan: K. Padmawinata. ITB-Press, Bandung.
- [3] Hollman, P.C.H, M.G.L. Hertog and M.B. Katan, 1996. Analysis and Health Effects of Flavonoids. *Food Chemistry*, 57 (1) : 43-46.
- [4] Munasir Z. 2002. Manfaat pemberian ekstrak *Phyllanthus niruri* sebagai imunostimulator pada penyakit infeksi anak. <http://www.tnial.mil.id/cakrawala.php3>.
- [5] Rifa'i, M., Y. Kawamoto, I. Nakashima, H. Suzuki. 2004. Essential roles of CD8⁺CD122⁺ regulatory T cells in the maintenance of T cell homeostasis. *The Journal of experimental medicine*, 200 (9): 1123-1134.
- [6] Jeurissen, S.H.M., E.M. Janse, G. Koch And G.F. Deboer. 1989. Post natal development of mucosa-associated lymphoid tissue in chickens. *Cell Tissue Res.*, 258: 119 – 124.
- [7] Corkish, J.D., R.H. Davies, C. Wray and R.A. Nicholas. 1994. Observation on broiler breeder flock naturally infected with *Salmonella enteritidis* phage type 4. *Vet. Rec.* 134: 591 – 594.
- [8] Fardiaz, S. 1993. *Analisis Mikrobiologi Pangan*. Jakarta : PT.Raja Grafindo Persada.
- [9] Frandson, R. D. 1992. *Anatomi dan Fisiologi Ternak*. Edisi 4. Terjemahan. Gadjah Mada University Press, Yogyakarta.
- [10] Cheeke, P. R. 1989. *Toxicants of Plants Origin*, Volume IV. Phenolics. CRC Press.
- [11] Endharti, A.T., M. Rifa'i, Z. Shi, Y. Fukuoka, Nakahara, Y. Kawamoto, K. Takeda, K. Isobe, H. Suzuki. 2005. Cutting edge: CD8⁺CD122⁺ regulatory T cells produce IL-10 to suppress IFN- γ production and proliferation of CD8⁺ T cells. *Journal of immunology*, 175 (11): 7093-7097.
- [12] Lee, Y.H., Y. Ishida, M. Rifa'i, Z. Shi, K. Isobe, H. Suzuki. 2008. Essential role of CD8⁺CD122⁺ regulatory T cells in the recovery from experimental autoimmune encephalomyelitis. *The Journal of Immunology*, 180 (2): 825-832.
- [13] Rifa'i, M., Z. Shi, S.Y. Zhang, Y.H. Lee, H. Shiku, K. Isobe, H. Suzuki. 2008. CD8⁺CD12⁺ regulatory T cells recognize activated T cells via conventional MHC class I- α BTCT interaction and become IL-10-producing active regulatory cells. *International immunology*, 20 (7): 937-947.
- [14] Shi, Z., Y. Okuno, M. Rifa'i, A.T. Endharti, K. Akane, K. Isobe, H. Suzuki. 2009. Human CD8⁺CXCR3⁺ T cells have the same function as murine CD8⁺CD122⁺ Treg. *European journal of immunology*, 39 (8): 2106-2119.
- [15] Shi, Z., M. Rifa'i, Y.H. Lee, H. Shiku, K. Isobe, H. Suzuki. 2008. Importance of CD80/CD86–CD28 interactions in the recognition of target cells by CD8⁺CD122⁺ regulatory T cells. *Immunology*, 124 (1): 121-128.
- [16] Rifai'i, M. 2010. Andrographolide ameliorate rheumatoid arthritis by promoting the development of regulatory T cells. *Journal of Tropical Life Science*, 1 (1): 5-8.
- [17] Lee, Y.H., M. Rifa'i. 2011. CD4⁺CD25⁺ FOXP3⁺ Regulatory T Cells In Allogeneic Hematopoietic Cell Transplantation. *Journal of Tropical Life Science*, 1 (2): 69-75.
- [18] Mastroeni P, Ménager N. 2003. Development of acquired immunity to *Salmonella*. *J. Med. Microbiol.* 52:453-59.
- [19] Tizard, I. 1988. *Pengantar Imunologi Veteriner*. Edisi Ke 2. Terjemahan Masduki Partodirejo. Airlangga University Press, Surabaya.
- [20] Francis, G., Zohar K., Harinder, P.S.M., dan Klaus B. 2002. The biological action of saponins in animal systems. *British Journal of Nutrition* 88: 587–605.
- [21] Food and Agriculture Organization. 2005. Endogenous and Exogenous Feed Toxins. http://www.fao.org/docrep/article/Agrippa/659_en_10.htm3TopOfPage2005. Diakses tanggal 20 Februari 2013.
- [22] Kumar, V, A. V. Elangovan, and A. B. Mandal. 2005. Utilization of reconstituted high-tanin sorghum in the diets of broiler chicken. *J. Anim. Sci.* 18 (4): 538-544.