

HAMBATAN ETIL *p*-METOKSI SINAMAT DARI RIMPANG *KAEMPFERIA GALANGA* TERHADAP PARASIT *PLASMODIUM FALCIPARUM* *IN VITRO* DAN AKTIFITAS ENZIM ATPase

Abdul Muis¹, Ukun M.S. Soedjanaatmadja², Supriyatna², dan Syafruddin³

¹Program Studi Biologi Fakultas Keguruan dan Ilmu Pendidikan Universitas Kuningan.

²Program Studi Kimia Fakultas Matematika & Ilmu Pengetahuan Alam Universitas Padjadjaran.

³Eijkman Institute for Molecular Biology, Jakarta.

Abstrak

Dalam mempelajari senyawa antimalaria baru, telah dilakukan penelitian menggunakan etil *p*-metoksi sinamat dari rimpang *Kaempferia galanga* yang diuji aktivitasnya terhadap pertumbuhan parasit *Plasmodium falciparum* secara *in vitro*. Selanjutnya untuk mempelajari mekanisme kerja etil *p*-metoksi sinamat, dilakukan uji terhadap aktivitas enzim ATPase. Percobaan terhadap pertumbuhan *Plasmodium falciparum* menggunakan metode sigmaflot 2000, dan aktivitas enzim menggunakan metode spektrofotometri pada (λ_{670nm}). Hasil percobaan menunjukkan potensi etil *p*-metoksi sinamat terhadap pertumbuhan parasit diperoleh $IC_{50} = 50\%$ sebesar $19,5 \text{ ngmL}^{-1}$ atau $94,6 \text{ nM}$. Hambatan aktivitas enzim tingkat signifikansi 2,2% (signifikan), dan 0,7% (sangat signifikan) serta menunjukkan hambatan non-kompetitif dengan nilai K_i ($0,09 \text{ mM}$).

Kata kunci

etil *p*-metoksi sinamat, *Plasmodium falciparum*, enzim ATPase.

Abstract

In the study of the new antimalarial compound, the research was conducted by using ethyl-*p*-methoxycinnamic from *Kaempferia galanga* whose activities were tested to the *in vitro Plasmodium falciparum* growth. Then, to study the ethyl-*p*-methoxycinnamic mechanism, ATPase enzymatic activities were subsequently tested. The experiment towards the *Plasmodium falciparum* growth used sigmaflot 2000 method, and the ATPase activities used spectroscopy method at λ_{670nm} . The findings showed that a potent antimalarial activity of the ethyl-*p*-methoxycinnamic IC_{50} is $19,5 \text{ ngmL}^{-1}$ or 94.6 nM . The inhibitions of enzyme activity showed 2.2% significant, and 0.7% highly significant and it showed non-competitive barriers to the value of K_i (0.09 mM).

Keywords

ethyl-*p*-methoxycinnamic. *Plasmodium falciparum*. ATPase enzyme.

1. Pendahuluan

Penyakit malaria masih merupakan masalah kesehatan masyarakat di 107 negara yang dihuni oleh sekitar 3,2 milyar penduduk atau 40% dari total penduduk dunia. Prevalensi penyakit ini di dunia diperkirakan sekitar 300-500 juta kasus klinis setiap tahun [1]. Pencarian obat-obat antimalaria baru sampai saat ini masih terus berlangsung baik secara sintetik maupun melalui penelitian bahan alam yang secara empiris telah dikenal sebagai antimalaria. Dari hasil penelitian terdahulu ditemukan adanya aktivitas antimalaria dari ekstrak etanol rimpang *K. galanga*. Penelitian awal ini dilakukan secara *in vitro* menggunakan *P. falciparum* sebagai model percobaan, dimana pertumbuhan parasit secara nyata dihambat oleh ekstrak

tersebut dengan $IC_{50} = 14,3 \text{ } \mu\text{g.mL}^{-1}$ [2]. Hasil penelitian [3] terungkap bahwa senyawa bioaktif yang terkandung dalam rimpang *K. galanga* antara lain (Gambar 1) adalah: etil-*p*-metoksisinamat

Penyakit malaria tropika disebabkan oleh parasit protozoa dari genus *Plasmodium*. *P. falciparum* merupakan species yang paling berbahaya karena penyakit yang ditimbulkan dapat menjadi fatal akibat komplikasi pada otak. Parasit ini terdapat di daerah tropik terutama Afrika dan Asia tenggara. Di Indonesia *P. falciparum* tersebar diseluruh kepulauan nusantara. Berbagai galur *P. falciparum* yang berasal dari daerah-daerah endemik malaria di dunia, misalnya: D-7, D-10, FCR-3, NF-4, telah berhasil diadaptasi untuk dibiakkan secara *in vitro*, sekaligus dijadikan

sebagai model untuk mempelajari proses-proses dasar seluler dan molekuler dari organisme ini. Namun demikian, saat ini masih terdapat keterbatasan dalam melakukan penelitian *in vivo* terhadap parasit ini oleh karena adanya keterbatasan model hewan yang dapat diinfeksi oleh *P. falciparum* [4].

Perhitungan aktivitas antimalaria dilakukan untuk menentukan % parasitemia dan efek inhibisi ekstrak, fraksi dan isolat murni yang di uji. Persen parasitemia adalah jumlah eritrosit yang terinfeksi parasit dibagi dengan jumlah eritrosit total dikali 100%. [5], dapat dirumuskan sebagai berikut :

$$\text{Persen parasitemia} = \frac{\text{Jumlah eritrosit terinfeksi parasit}}{\text{jumlah total eritrosit}} \times 100\%$$

Persen inhibisi diperoleh dari pengurangan antara parasitemia kontrol dan parasitemia perlakuan, dibagi dengan parasitemia kontrol dan dikalikan dengan 100%, atau seperti ditunjukkan pada persamaan berikut:

$$\text{Persen inhibisi} = \frac{\text{parasitemia kontrol} - \text{parasitemia perlakuan}}{\text{parasitemia kontrol}} \times 100\%$$

Konsetrasi hambatan 50% (IC_{50}) fraksi dan isolat murni ditentukan dengan analisis regresi linier menggunakan program komputer Xp Sigma-plot untuk menentukan konsentrasi penghambatan 50% (IC_{50}). Berdasarkan perpotongan garis 50%, kurva yang dibentuk antara persen pertumbuhan sb-y dan konsentrasi sb-x [5]. Perhitungan aktivitas dalam penelitian ini menggunakan metode analisis regresi linier program komputer Xp Sigma-plot [6].

Enzim adalah golongan protein paling banyak terdapat dalam sel hidup, berpungsi sebagai katalisator reaksi biomolekul, mengikat substrat dan menurunkan energi aktivasi. Kinetika enzim adalah cara mempelajari mekanisme kerja enzim dalam merubah substrat menjadi hasil reaksi [7].

Pendekatan analisis kinetika enzim yang paling dikenal adalah asas keseimbangan menurut Michaelis-Menten.

Selanjutnya ditransformasikan ke dalam bentuk linier dikenal dengan persamaan Lineweaver-Burk:

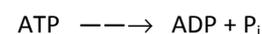
$$1/v = K_m/(S) \cdot 1/V_{max} + 1/V_{max}$$

Jika terjadi reaksi *non competitive*, maka dibuat persamaan garis Lineweaver-Burk:

$$1/v = 1/V_{max}\{1 + (I)/K_{EI}\} + K_S/V_{max}\{1 + (I)/K_{EI}\}1/(S)$$

Mekanisme kerja senyawa antimalaria terhadap aktivitas enzim tidak dapat diungkap langsung melalui *Plasmodium*, tetapi untuk percobaan menggunakan enzim ATPase (Sigma) hasil isolasi. Metode yang digunakan pada percobaan adalah metode spektrofotometri [8].

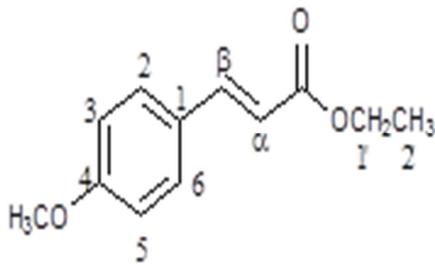
ATPase, Enzim ATPase berperan dalam aktivitas transpor ion pada membran plasma bagian dalam, seperti pada sitosol dan mitokondria. Selain itu berperan dalam hidrolisis ATP menjadi ADP dan fosfat anorganik.



Dalam proses hidrolisis enzim yang bekerja adalah $Na^+ - K^+ ATPase$ dan kofaktor Mg^{2+} karena berhubungan dengan transpor Na^+/K^+ [7]

2. Metodologi Penelitian

Parasit diperoleh dari lembaga Eijkman Jakarta, kultur parasit *P. falciparum* klon 3D7 dipelihara secara *in vitro* dengan metode standar (Trager and Jensen 1976). Kultur tersebut diinkubasi pada suhu $37^{\circ}C$, dibiakkan dalam medium RPMI-1640 (Sigma-Aldrich) yang ditambah dengan hematokrit dan 10% AB⁺ serum darah manusia. Bahan kimia diperoleh dari SIGMA digunakan untuk preparasi sampel pelarut-pelarut organik, pereaksi berkuatitas murni



Gambar 1
Struktur molekul etil-*p*-metoksisinamat.

(p.a) atau yang dimurnikan. Pembuatan pereaksi enzimatik. Buffer suksinat 40mM dengan 4mM kalsium klorida dilarutkan dalam aquades ditambah kalium klorida. pH 6,6 dibuat dengan menambah kalium hidroksida. Larutan ATP 2,0 mM dibuat dalam 15 mL dengan pelarut buffer suksinat pH 7,2. ATPase 1,5 unit dibuat dari melarutkan 1mg.mL⁻¹ enzim ATPase dalam air dingin. Amonium Molibdat 10% , dibuat larutan 100mL amonium molibdat dalam asam sulfat 10N. fenil hidrazindihidoklorida 0,1 M diencerkan dia kali dan inhibitor senyawan 2 dibuat dalam larutan 1mg.mL⁻¹ diencerkan 10 kali.

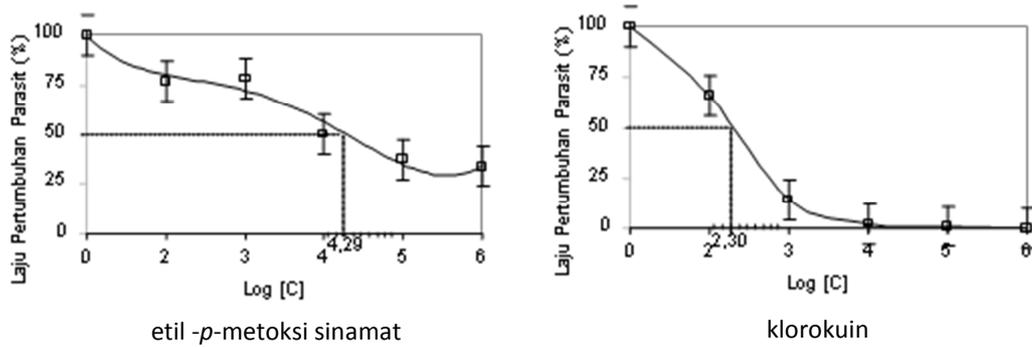
Uji etil-*p*-metoksisinamat *in vitro*. Uji aktivitas antimalaria isolat murni menggunakan plat kultur (10 x 10 cm) yang memiliki 24 lubang, á 3 mL. Ke dalam masing-masing sumur berturut-turut diisi larutan RPMI-1640, 10% serum dan 50 L RBC⁺ (red blood concentrate) yang mengandung parasit *P. falcifarum* serta isolat yang akan diuji sedemikian rupa sehingga volume akhir mencapai 1 mL. Plat kultur disimpan dalam inkubator suhu 27°C dan diamati setiap hari selama 3 hari. Untuk percobaan standar, 50 µL klorokuin (Sigma) dalam variasi konsentrasi 10⁻²-10⁻⁹ M, secara berurutan dimasukkan ke dalam 8 sumur. Selanjutnya 50 µL larutan senyawa uji pertama dengan variasi konsentrasi 10⁻²-10⁻⁶ M dimasukkan dalam 5 sumur berikutnya. Pertumbuhan parasit dimonitor tiap hari (H₀ sampai dengan H₃), dengan cara mengoleskan 15 µl kultur parasit

pada gelas obyek dan kemudian dibuat apusan. Apusan darah tersebut difiksasi dengan metanol, dikeringkan dan diwarnai dengan larutan Giemsa 10% selama 10 menit. Setelah dibilas dan dikeringkan, gelas obyek tersebut diperiksa di bawah mikroskop binokuler dan parasitemia dihitung di bawah perbesaran 1000x. Selanjutnya dilakukan penentuan konsentrasi hambatan IC₅₀ Penentuan konstanta Michaels-Menten (K_M) enzim ATPase. Penentuan K_m ATPase dalam reaksi penguraian substrat adenosin trifosfat ATP menjadi ADP dan P_i, dilakukan berdasarkan metode spektrofotometri (Kernen *et al.*, 1997), melalui beberapa langkah percobaan.

Langkah pertama persiapan bahan kimia percobaan, yaitu: Pembuatan larutan buffer suksinat 40 mM. pH 7,5; larutan enzim ATPase 1 mgmL⁻¹; larutan ATP 2,0 mM, pH 7,2; larutan amonium molibdat 10% dalam asam sulfat 10 N dan larutan fenilhidrazin dihidoklorida 0,1 M.

Langkah ke dua pelaksanaan percobaan yaitu campuran: substrat ATP (100, 200, 300, 400 dan 500 µL), enzim ATPase (50 µL) dan ditambah buffer suksinat (40 mM) untuk menyamakan volume, diinkubasikan dalam *waterbath* pada suhu 30°C selama 10 menit. Aktivitas enzim dihentikan dengan menambahkan 700 µL amonium molibdat (10%), 300 µL fenilhidrazin dihidoklorida (0,1 mM) dan 400 µL aquades, sehingga volume total menjadi 2 mL, selanjutnya dipanaskan dalam penangas air (100°C) selama 10 menit.

Langkah ke tiga pengamatan serapan yang diperoleh dari pemanasan variasi substrat pada suhu (100°C) dan waktu 10 menit tersebut, segera didinginkan dan diukur serapannya pada spektrofotometer pada panjang gelombang λ_{670 nm}. Langkah keempat penentuan tetapan K_m ATPase terhadap substrat ATP, dilakukan dengan menganalisis data secara statistik.



Gambar 2 Pola pertumbuhan *P. falciparum* *in vitro* pada pemberian berbagai dosis etil -p-metoksi sinamat (gb kiri) dari *K. galanga* dan klorokuin klorokuin (gb kiri)

Penentuan K_i senyawa uji terhadap aktivitas enzim ATPase

Metode penentuan tetapan hambatan K_i senyawa uji pada aktivitas enzim terhadap substrat adalah sama seperti penentuan K_m ATPase. Langkah pertama persiapan percobaan yaitu: Selain Pembuatan larutan buffer suksinat, enzim ATPase, ATP, Amonium dan fenilhidrazin dihidroklorida. Untuk larutan inhibitor senyawa uji 1 mgmL^{-1} dibuat dalam dua konsentrasi yaitu pengenceran 10x dan 25x.

Langkah kedua pelaksanaan percobaan untuk masing-masing senyawa uji (2 pengenceran) yaitu campuran: substrat ATP (100, 200, 300, 400 dan 500 μL), 50 μL senyawa uji, enzim ATPase (50 μL) dan ditambah buffer suksinat (40 mM) untuk menyamakan volume, diinkubasikan dalam *waterbath* pada suhu 30°C selama 10 menit. Langkah selanjutnya dilakukan cara yang sama seperti pada penentuan K_m ATPase.

Langkah akhir penentuan tetapan K_i ATPase, dilakukan dengan menganalisis data hubungan laju (1/v) terhadap 1/(S) dari data variasi konsentrasi substrat yang mengandung Inhibitor.

3. Hasil dan Pembahasan

Aktivitas etil-p-metoksisinamat, terhadap pertumbuhan *P. falciparum* *in vitro*;

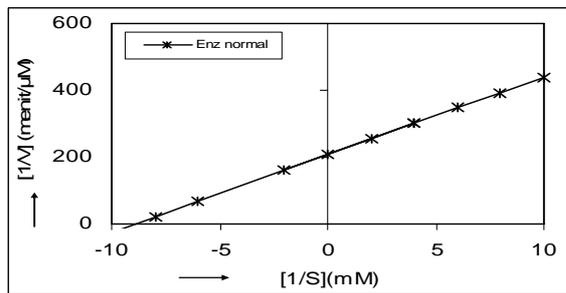
Uji aktivitas antimalaria etil-p-metoksisinamat dan klorokuin sebagai kontrol

positif menunjukkan adanya hambatan di atas 50% terhadap pertumbuhan *P. falciparum* *in vitro*, (Gambar 2).

Analisis inhibisi menunjukkan bahwa etil-p-metoksisinamat aktif menghambat pertumbuhan *P. falciparum* *in vitro* dengan IC_{50} sebesar $19,5 \text{ ngmL}^{-1}$ atau $94,6 \text{ nM}$, jika dilihat dari efektifitasnya masih jauh lebih kecil dibandingkan dengan klorokuin $0,20 \text{ ngmL}^{-1}$ atau $3,0 \text{ nM}$.

E-p-metoksisinamat diperoleh dari fraksi etil asetat rimpang *K. galanga*. Senyawa tersebut memperlihatkan aktivitas antimalaria *in vitro*. Hasil ini menyiratkan bahwa etil-p-metoksisinamat dapat berperan sebagai pra zat antimalaria. Dari hasil penelitian [11] diketahui adanya aktivitas antimalaria dari derivat asam sinamat [α -Siano- β (1-fenilindol-3-il)akrilat] UK-5099, α -Siano-3-hidroksisinamat α -C3HC, dan α -Fluorosinamat α -FC]. Derivat asam sinamat tersebut diketahui merupakan inhibitor transpor monokarboksilat yang melintasi plasma dan membran Selain menghambat eksresi asam laktat, derivat asam sinamat juga menghambat produksi ATP dan penggunaannya oleh sel host Tidak tertutup kemungkinan bahwa etil-p-metoksisinamat dapat mempunyai efek seperti derivat asam sinamat lainnya. Selanjutnya bahwa diantara beberapa derivat asam sinamat yang bersifat non-polar memperlihatkan efek antimalaria paling poten. Penemuan ini menarik bila

dilihat dari aktivitas antimalaria senyawa derivat asam sinamat, dimana senyawa etil *p*-



Gambar 3
Kurva aktivitas enzim ATPase
tanpa inhibitor dengan substrat
ATP (0,2; 0,4; 0,6; 0,8 dan 1,0 μ M).

metoksisinamat merupakan senyawa yang memperlihatkan aktivitas antimalaria yang paling poten. Dalam kaitan ini, etil *p*-metoksisinamat memperlihatkan aktivitas antimalaria *in vitro*, kemungkinan disebabkan oleh perbedaan polaritasnya [11].

Efek Senyawa Terhadap Enzim ATPase

Kurva standar aktivitas ATPase. Uji aktivitas enzim ATPase terhadap substrat ATP sebagai diketahui bahwa aktivitas enzim ATPase pada perlakuan kontrol semakin meningkat seiring dengan bertambahnya konsentrasi substrat, ini dapat dilihat dari semakin meningkatnya serapan. Analisis regresi aktivitas ATPase dari data percobaan diperoleh kurva aktivitas enzim ATPase (Gambar 3) dengan nilai R^2 tingkat signifikansi sebesar 3,5%.

Dari analisis regresi linier hubungan konsentrasi substrat dengan laju reaksi dalam keadaan tanpa inhibitor (Gambar 3), diketahui titik potong pada sumbu-y adalah $1/V_{maks}$ ($207,2 \text{ mM}^{-1} \text{ menit}$) atau V_{maks} ($4,8 \mu\text{Mmenit}^{-1}$) dan titik potong pada sumbu-x adalah $-1/K_m$ ($8,92 \text{ mM}$) atau K_m ($0,112 \text{ mM}$).

Efek inhibisi etil-*p*-metoksisinamat. Etil-*p*-metoksisinamat menunjukkan efek inhibisi terhadap aktivitas ATPase. Hasil analisis regresi linier dengan konsentrasi (4,9 dan 12,1

μ M) diperoleh tingkat signifikansi 2,2% (signifikan), dan 0,7% (sangat signifikan).

Dari hubungan konsentrasi substrat dengan laju reaksi, adanya inhibitor dan konsentrasi standar (tanpa inhibitor). diketahui menunjukkan efek inhibisi non-kompetitif (Gambar 4). Pada gambar tersebut diketahui ada tiga titik potong pada sumbu-y adalah $1/V_{maks}$ standar, konsentrasi etil-*p*-metoksisinamat (4,9 μ M) dan (12,1 μ M), dengan titik potong $(1+I/K_m)/V_{maks}$ (217,7 dan 237,5 $\text{mM}^{-1} \text{ menit}$) atau laju maksimum V_{maks} (4,6 dan 4,2 μMmenit^{-1}). Berdasarkan data tersebut ke tiga garis berpotongan pada satu titik yang menunjukkan non-kompetitif dengan nilai K_i (0,09mM).

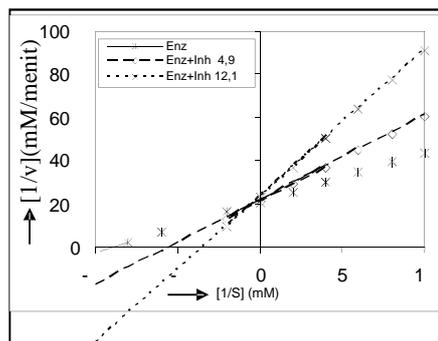
Parasit malaria *P falciparum* tumbuh dalam eritrosit manusia, untuk mendapatkan protein, lipid dan sumber mengambil dari eritrosit melalui saluran membran parasit, dengan sitim pompa yang melibatkan enzim Na^+-K^+ -ATPase, atau enzim tipe $-V \text{ H}^+$ ATPase yang sensitif terhadap concanamisin A., H^+ pirofosfatase (H^+ -PPase) yang dapat dihambat dengan NaF, bergantung pada K^+ dan Mg^{2+} pirofosfat kompleks [12]

Dalam percobaan dengan pendekatan menggunakan ATP dan ATPase mamalia, diketahui ada aktivitas sangat signifikan antara substrat dengan enzim, walaupun konsentrasi enzim sangat kecil. Keadaan ini membuktikan ATPase sangat aktif menghidrolisis ATP tiap kenaikan konsentrasi substrat tersebut.

Dalam sel eukariotik ATPase termasuk golongan enzim hidrolisis, enzim ini bekerja spesifik yaitu menghidrolisis $\text{ATP} \rightarrow \text{ADP} + \text{P}_i$, dan menghasilkan energi. ATPase berperan penting pada sistim transporter membran sel yang tersusun protein, proses transport aktif (simport dan antiport) memerlukan energi hasil hidrolisis pemutusan ikatan fosfodiester dalam molekul ATP dan pirofosfat.

Senyawa etil-*p*-metoksi-sinamat, hasil isolasi dari rimpang *K. galanga* mempunyai potensi antimalaria, menunjukkan efek inhibisi

non-kompetitif terhadap ATPase, Terjadi inhibisi non-kompetitif disebabkan tiga



Gambar 4

Kurva inhibisi non-kompetitif senyawa etil-*p*-metoksisinamat hasil isolasi dari *K. galanga* terhadap aktivitas enzim ATPase.

senyawa sebagai inhibitor memiliki struktur utama sinamat, struktur tersebut sangat berbeda dengan struktur ATP yang mempunyai gugus utama nukleosida. Akibat perbedaan struktur, persaingan interaksi antara inhibitor dengan substrat ATP terhadap ATPase, tidak bersaing pada satu tempat aktif melainkan berikatan pada sisi lain selain sisi tempat substrat.

Terbentuknya ikatan inhibitor-enzim-substrat (I-E-S) dapat mengubah konformasi molekul enzim, sehingga mengakibatkan inaktivasi dapat balik sisi katalitiknya (Devlin, 2002). Dalam percobaan yang mengalami interaksi adalah gugus ester dari etil-*p*-metoksisinamat, Dilihat dari nilai signifikansi rata-rata diketahui etil-*p*-metoksisinamat menunjukkan nilai signifikan. Hal ini terungkap bahwa pada proses metabolisme, etil-*p*-metoksisinamat efektif menghambat aktivitas ATPase.

Hubungan Antara Senyawa, Parasit dan Aktivitas Enzim

Meskipun uji aktivitas enzimatis ini tidak dilakukan pada parasit malaria secara langsung, sebagian dari hasil di atas, khususnya yang berkaitan dengan senyawa derivat asam sinamat memperlihatkan adanya

hambatan terhadap enzim ATPase. Senyawa derivat asam sinamat telah dikenal luas sebagai inhibitor dari transpor senyawa monokarboksilat pada membran sel dan membran mitokondria. Senyawa derivat asam sinamat yang berbeda telah dilaporkan menghambat produksi ATP dan penggunaan ATP pada sel host (Kanaani and Ginsburg, 1992), efek tersebut pada parasit malaria masih belum jelas (ambiguous) dan tampaknya diakibatkan oleh hambatan senyawa tersebut pada proses-proses di dalam sel yang memerlukan ATP. Dengan demikian etil-*p*-metoksi-sinamat tersebut dapat mengungkapkan inhibisi non-kompetitif pada aktivitas enzim ATPase. Berdasarkan uraian tersebut nampak bahwa, sisi aktif senyawa etil-*p*-metoksi-sinamat adalah gugus karbonil, sedangkan gugus yang berperan besar pada aktivitas antimalaria adalah gabungan antara gugus ester dan metoksi, bila salah satunya hilang maka aktivitasnya akan turun.

Senyawa hasil isolasi yang diinjeksikan secara i.p, langsung mengalami proses dalam sistem biomolekul yang sangat kompleks. Ada dua kemungkinan mekanisme yang terjadi dalam sistem sel hidup. Pertama, molekul-molekul mengalir dalam aliran darah ke seluruh tubuh, dalam perjalanannya sebagian langsung masuk ke dalam sitoplasma eritrosit atau mengalami metabolisme terlebih dahulu di dalam sel hati, yang selanjutnya berinteraksi dengan parasit. Kedua, sebagian lainnya mengalami proses sinergis dengan molekul-molekul atau biomolekul dalam aliran darah.

Etil-*p*-metoksisinamat, diketahui menghambat secara non-kompetitif terhadap enzim ATPase serta mampu menghambat pertumbuhan parasit secara *in vitro*. Dalam hal ini Tidak tertutup kemungkinan di dalam eritrosit yang berparasit malaria, terjadi mekanisme kerja senyawa menghambat aktivitas enzim ATPase dan terhadap enzim lain yang ada dalam parasit malaria *P. falciparum* [8]. Etil-*p*-metoksisinamat

menembus membran eritrosit berparasit melalui NPP bersama-sama nutrisi lain, tapi mungkin juga dapat terjadi pemblokiran saluran selektif-anion. Kemungkinan lain adalah, senyawa etil-*p*-metoksisinamat langsung masuk ke sitoplasma parasit dan berinteraksi dengan Na⁺K⁺ATPase atau V-H⁺ATPase. Enzim tersebut digunakan parasit dalam menginfeksi eritrosit [13].

Dari uji inhibisi terhadap aktivitas ATPase, senyawa etil-*p*-metoksisinamat berinteraksi non-kompetitif menyebabkan enzim mengalami perubahan konformasi dan *active site* dari enzim tidak dapat berinteraksi dengan ATP sehingga menyebabkan tidak dihasilkannya energi untuk mendorong Na⁺ keluar membran dan K⁺ masuk ke dalam membran dan menyebabkan pertumbuhan parasit terhambat. Interaksi ini dapat terjadi dalam intraeritrosit atau plasma membran dalam parasit yang mengandung derivat ATPase yang berperan merubah ATP/ADP. Terhambatnya pembentukan ADP dapat menghambat terbentuknya energi yang diperlukan, proses pompa Na⁺ atau pompa H⁺, selanjutnya laju pertumbuhan parasit dapat menurun bahkan dapat terhenti.

Walaupun percobaan ini menggunakan enzim dan substrat dari mamalia, tetapi merupakan pendekatan yang menarik karena enzim ATPase dan enzim-enzim lainnya telah banyak ditemukan dan diteliti aktivitasnya di dalam host eritrosit dan parasit. Dengan terungkapnya aktivitas Etil-*p*-metoksisinamat terhadap parasit *P. falciparum* dan enzim ATPase adalah hal yang baru dalam mekanisme kerja enzim tersebut, menarik dan membuka jalan bagi penelitian lebih lanjut untuk mengetahui secara rinci mekanisme

penghambatan senyawa tersebut pada parasit malaria.

4. Kesimpulan

Berdasarkan hasil percobaan dan pembahasan dapat diambil kesimpulan sebagai berikut:

1. Etil *p*-metoksisinamat dapat menghambat pertumbuhan *Plasmodium falciparum* yang ditunjukkan dengan pertumbuhan parasit 50% sebesar 19,5 ngmL⁻¹ atau 94,6 nM.
2. Etil *p*-metoksisinamat dapat menghambat aktivitas enzim sangat signifikan dengan tingkat signifikansi 2,2% dan 0,7% serta menunjukkan hambatan non-kompetitif non-kompetitif dengan nilai K_i (0,09mM).
3. Dengan terungkapnya aktivitas Etil-*p*-metoksisinamat terhadap parasit *P. falciparum* dan enzim ATPase adalah hal yang baru dalam mekanisme kerja enzim tersebut, menarik dan membuka jalan bagi penelitian lebih lanjut untuk mengetahui secara rinci mekanisme penghambatan senyawa tersebut pada parasit malaria.

Penghargaan

Penulis mengucapkan terima kasih khususnya kepada direktur Eijkman Institute for Molecular Biology di Jakarta yang telah memberi biakan parasit *P. berghei*. Terima kasih kepada Kepala Laboratorium Penelitian Pascasarjana FMIPA UNPAD beserta stafnya staf lain telah memberi izin penelitian, membantu kelancaran dan memberi fasilitas yang ada dilembaga tersebut. Terima kasih disampaikan pula Kepala Laboratorium Ilmu-Ilmu Dasar FKIP UNIKU beserta staf, atas segala Fasilitas dan bantuan pelaksanaan penelitian.

Daftar Pustaka

- [1] WHO., 2005. World Malaria Report 2005. *WHO Library Cataloguing-in-Publication Data*.
- [2] Muis, A., Sudjanaatmadja, U.M.S., Supriyatna dan Syafruddin. 2003. Aktivitas antimalaria dari ekstrak etanol rimpang *Kaemferia galanga* L. *Simposium Nasional Kimia Bahan Alam XIII*, Bandung.
- [3] Darwis S., 1990. Isolasi dan transformasi etil *p*-metoksisinamat dari *Kaempferia galanga* Linn. *Tesis*. Fakultas Pasca Sarjana. ITB, Bandung
- [4] Jansen, C.J. and Waters, A.P., 2002. The *Plasmodium berghei* research model of malaria, [Http/www yahoo.com](http://www.yahoo.com). 22-6-2004
- [5] Bourdy, G., Oporto, P., Gimenez, A. and Deharo, E., 2004. A search for natural bioactive compounds in Bolivia through a multidisciplinary approach Part VI. Evaluation of the antimalarial activities of plants used by Isoceno-Guarani Indians. *Journal of Ethnopharmacology*. 93: 269-277.
- [6] Kalauni, S.N., Suresh, A., Yasuhiro, T., Arjun, H.B., Thein, Z.L., Puji, B.S.A., Din, S., and Shigetoshi, K., 2006. Antimalarial activity of cassane- and norcassane-type diterpenes from *Caesalpinia crista* and their structure-activity relationships. *Biological Pharmacology Bulletin*. 29(5): 1050-1052.
- [7] Delvin, T.M., 2002. Textbook of *Biochemistry* with Clinical Corelations. 5th. Wiley-Liss, New York.
- [8] Elandallaussi, L.M. and Smith, P.J., 2002. Preparation of pure an intact *Plasmodium falciparum* plasma membran vesicles and partial characterisation of the plasma membran ATPase. *Malaria Journal*. 1 (6): 1475-2875.
- [9] Trager, W., and Jensen, J.B., 1976. Human malaria parasites in continous culture science, in *Methods in Malaria Research, 3rd Ed. Edited by Martha sclichherle, MatsW., Hedvig P., Arthur Scherf, Manassas, Virginia*.
- [10] Kernén, P., Agoesti, R.D., Strasser, R.J., and Darszon, A., 1997. ATPase activity of thylakoid in CTAB-hexanol-octane low water system. *Biochimica et Biophysica Acta*. 1321: 71-78.
- [11] Kanaani, J., and Ginsburg, H., 1992. Effects of cinnamic acid derivatives on in vitro growth of *Plasmodium falciparum* and on the permeability of the membrane of malaria-infected erythrocytes. *Antimicrobial Agents Chemotheraphy*. 36: 1102-1108.
- [12] Saliba, K.J., Allen, R.J.W., Zisis, S., Bray, P.G., Ward, S.A. and Kirk, K., 2003. Acidification of the malaria parasite's digestive vacuole by a H⁺-ATPase and a H⁺-pyrophosphatase. *Journal Biooganic Chemistry*, 278 (8), 5605-5612.
- [13] Marchesini, N., Mauricio, V., Shuhong, L., Silvia, N.J.M. and Roberto, D., 2005. A malaria parasite-encoded vacuola H⁺-ATPase is targeted to the host erythrocyte. *Journal of Biologycal Chemistry*. 280 (44): 36841-36847.