

**MOLECULAR PHYLOGENETIC ANALYZE OF FUSARIUM FROM AGARWOOD
AND OTHERS FUSARIUM WITH DIFFERENT TYPE OF NUTRITION
BASED ON GEN ITS 1**

Oleh :

I Gde Adi Suryawan Wangiyana

Lecturer staff of Forestry Faculty of NTB University

Abstract: Fusarium is a common mold used as inoculants for inducing resin formation in agarwood tree. Molecular phylogenetic analyze is important to be done to determine the correlation between type of nutrition of Fusarium and its ability to associated with Agarwood. ITS 1 gene sequences were downloaded from NCBI gene bank was used as sequences to reconstruct phylogenetic tree. ClustalX 2.1 program were used for multiple alignment of sequences. Two phylogenetic tree, Neighbor Joining and Maximum Likelihood, were reconstructed with MEGA 5.1 program. One phylogenetic tree were reconstructed with mrbayes program using Markov Chain Monte Carlo method. Phydit program were used to construct similarity matrix between sequences. Different type of nutrition on Fusarium including: endophytic, saprophytic and phytopathogenic were not a monophyletic based on phylogenetic tree analyze. That type of nutrition was formed by adaptation process. They do not share that characteristic with their common ancestor. Fusarium from agarwood has the same clade with phytopathogenic Fusarium in all phylogenetic trees. They also have the highest ITS 1 gene sequence similarity with phytopathogenic Fusarium. Therefore, it could be concluded that Fusarium from agarwood are phytopathogenic group and they have pathogen-host association with agarwood.

Keyword: Fusarium, type of nutrition, phylogenetic

PENDAHULUAN

Gaharu merupakan produk hasil hutan bukan kayu yang memiliki nilai ekonomis tinggi karena dapat digunakan untuk berbagai industri, diantaranya: industri parfum, kosmetik, farmasi serta digunakan untuk produksi dupa, sabun, shampoo dan teh gaharu. Gaharu terbentuk dari respon tanaman gaharu terhadap keberadaan kapang yang masuk ke dalam batang gaharu dengan memproduksi resin yang akan menyelubungi miselium kapang tersebut. Resin itulah yang beraroma wangi dan mengandung berbagai metabolit sekunder (Novriyanti et al., 2011).

Eksplorasi secara berlebihan terhadap gaharu menyebabkan banyak spesies gaharu terutama dari genus Aquilaria dan Gyrinops menjadi langka dan masuk CITES appendix II serta berstatus *Vulnerable* (Schmidt, 2011). Hal ini menyebabkan mulai ditingkatkannya usaha budidaya terhadap gaharu. Salah satu faktor penentu keberhasilan budidaya gaharu adalah seleksi terhadap kapang inokulan yang dapat menginduksi produksi resin padagaharu. Salah satu kapang yang dominan digunakan sebagai inokulan untuk induksi gaharu di Indonesia adalah Fusarium yang memiliki kondisi pertumbuhan cocok dengan iklim Indonesia (Sri Wilasco et al., 2010). Oleh

karena itu eksplorasi dan studi lebih lanjut mengenai genus kapang ini merupakan hal yang pentinguntukdilakukan.

Fusarium dikenal sebagai patogen yang banyak menginfeksi tanaman – tanaman pertanian maupun perkebunan. Dengan demikian Fusarium yang di induksikan pada gaharu juga dapat dianggap sebagai jamur patogen yang menginfeksi tanaman gaharu sehingga memicu respon. Meskipun demikian data yang mendukung hipotesis ini masih belum kuat karena selama ini klasifikasi Fusarium kebanyakan dilakukan secara konvensional. Klasifikasi secara konvenisial dianggap kurang dapat mengakomodasi dinamika variasi antar mikroorganisme yang sangat luas dan tidak dapat direpresentasikan hanya dengan data morfologi (Madigan et al., 2013). Untuk itulah diperlukan bantuan data molekular melalui analisis filogenetik. Hanya saja, Klasifikasi molecular filogenetik masih sangat jarang dilakukan khususnya pada genus Fusarium.

Untuk melakukan analisis filogenetik diperlukan marker molekular yang memenuhi kriteria: 1) terdapat secara universal pada tiap organisme, 2) bersifat homologus yang ditandai dengan sekuen *conserve* dan memiliki kesetaraan fungsi pada seluruh organisme, 3) merupakan

molekul *housekeeping* artinya memiliki fungsi yang sangat esensial pada tiap organisme yang memilikinya (Lengeler et al., 1993). *Inter Transcribe Spacer* (ITS) merupakan urutan nukelutida *non -coding* yang terletak antara segmen DNA pengkode gen 18S rRNA, 5,8S rRNA dan 28S rRNA yang dapat digunakan sebagai marker untuk analisis filogenetik (Keller et al., 2008). Beberapa peneliti telah menggunakan ITS untuk mempelajari hubungan kekerabatan secara molecular antara beberapa spesies pada *Fusarium* patogen, saprofit maupun patogenik (Barik et al., 2011), Sementara itu Permalatha dan Karla (2013) menggunakan ITS sebagai marker molecular untuk melakukan analisis filogenetik fungi endofit yang diisolasi dari gaharu *Aquilaria malaccensis*. Oleh karena itu, penelitian ini bertujuan untuk melakukan analisis molekular filogenetik terhadap beberapa spesies *Fusarium* saprofitik, endofitik ataupun pathogen serta hubungannya dengan *Fusarium* yang diisolasi dari gaharu sebagai acuan tipe nutrisi dari isolat gaharu tersebut.

METODE

Sekuen ITS 1 pada gen 5,8S rRNA dengan panjang sekitar 500 nukleutida diperoleh dari website NCBI (<http://www.ncbi.nlm.nih.gov/>) dengan menggunakan mode *nucleotide searching* (Tabel 1). Sekuen disimpan dalam dua bentuk file, yang pertama adalah file “gene bank” yang berisi sekuen serta keterangan sekuen tersebut dan yang kedua adalah file “FASTA” yang hanya berisi sekuen yang digunakan untuk analisis filogenetik. Kedua file tersebut disimpan dalam bentuk notepad.

a. Sequence Alignment dengan Program ClustalX 2.1.

Alignment bertujuan untuk menata *sequence* ITS 1 agar satu sama lain diletakkan sesuai dengan posisi homologi antar *sequence* sehingga dapat dibandingkan. *Sequence Alignment* dilakukan dengan menggunakan program ClustalX 2.1 (Larkin et al., 2007). File FASTA digunakan sebagai data input. *Alignment total (do complete alignment)* dilakukan agar diperoleh file yang kompatibel untuk program MEGA, PHYDIT dan mrbayes

b. Pembuatan Matriks Similaritas DNA dengan Phydit

Program **Phydit** menggunakan data input berupa hasil *alignment* dengan format “gde” sehingga harus dilakukan konversi terlebih dahulu agar data kompatibel. Matriks similaritas

nukleotida dibuat dengan mode *Generating Similarity Table*. Output berupa Matrix similaritas selanjutnya di copy ke MS Excel untuk pengaturan tampilan yang lebih baik (Chun, 1995)

Tabel 1. Sekuen gen ITS 1 diperoleh dari website NCBI (<http://www.ncbi.nlm.nih.gov/>)

No	Tipenutrisi	Isolate yang digunakan	ITS 1 Gene Bank accession number	Panjang sekuen (bp)
1	Isolat gaharu	<i>Fusarium solani</i> strain AF14	JX173101	618
2	Isolat gaharu	<i>Fusarium solani</i> YNAS09	GU355653	482
3	Isolat gaharu	<i>Fusarium mequisei</i> HNAS11	GU355670	483
4	Isolat gaharu	<i>Fusarium mequisei</i> YNAS07	GU355651	470
5	Endofitik	<i>Fusarium aquaeductuum</i> HN3-2B	FJ624268	561
6	Endofitik	<i>Fusarium lateritium</i> GX8-2A	FJ037744	547
7	Endofitik	<i>Fusarium polyphthalidicum</i> E6730d	HM999904	505
8	Endofitik	<i>Fusarium redolens</i> Pp2	EF495234	562
9	Endofitik	<i>Fusarium culmorum</i> Vega87	EF687909	524
10	Fitopatogenik	<i>Fusarium asiaticum</i> MAFF 306700	AB289550	545
11	Fitopatogenik	<i>Fusarium incarnatum</i>	DQ307676	532
12	Fitopatogenik	<i>Fusarium polyphthalidicum</i> 11-1p	FJ654673	488
13	Fitopatogenik	<i>Fusarium proliferatum</i> NOB110	GU363955	562
14	Fitopatogenik	<i>Fusarium pseudograninearum</i> NRRL28331	AJ491294	481
15	Fitopatogenik	<i>Fusarium tricinctum</i> NRRL31085	EF408522	532
16	Saprofitik	<i>Fusarium brachygibbosum</i> AVK	HM130707	534
17	Saprofitik	<i>Fusarium delphinioides</i> GPK	GU828007	501
18	Saprofitik	<i>Fusarium sporotrichoides</i>	EU637901	457
19	Saprofitik	<i>Fusarium virginicum</i> Z8	EF611089	533
20	Outgroup	<i>Neurosporacrassa</i> FGS 987	AF388914	561

c. Rekonstruksi Phylogenetic Tree dengan MEGA

Rekonstruksi pohon filogenetik pada MEGA 5.1(Tamura et al. 2011) menggunakan data *sequence* hasil alignment ClustalX 2.1. Karena terdapat perbedaan format file Clustal X dan Mega, file sekuen harus dikonversi terlebih dahulu agar kompatibel. Rekonstruksi Phylogenetic tree dilakukan dengan menggunakan 2 algoritme filogenetik, yaitu: Neighbor Joining dan Maximum Likelihood.

Neighbor Joining tree (Saitou and Nei, 1987) direkonstruksi dengan menggunakan *Test of Phylogeny* bootstrap 1000 replikasi. Model evolusi yang digunakan adalah Kimura 2-parameter. Laju evolusi (*Rates among sites*) menggunakan *Gamma Distributed*. Perlakuan terhadap data jika ada yang hilang (*missing data treatment*) menggunakan mode *complete deletion*.

Maximum Likelihood tree (Felsenstein,1981) direkonstruksi dengan menggunakan *Test of Phylogeny* bootstrap 1000 replikasi. Model evolusi yang digunakan adalah Kimura 2-parameter. Laju evolusi (*Rates among sites*) menggunakan *Gamma Distributed*. Perlakuan terhadap data jika ada yang hilang (*missing data treatment*) menggunakan mode *use all sites*. Untuk optimasi pohon filogenetik digunakan *ML Heuristic Method Nearest-Neighbor-Interchange* (NNI) dengan *Initial tree for ML* adalah *Neighbor Joining*.

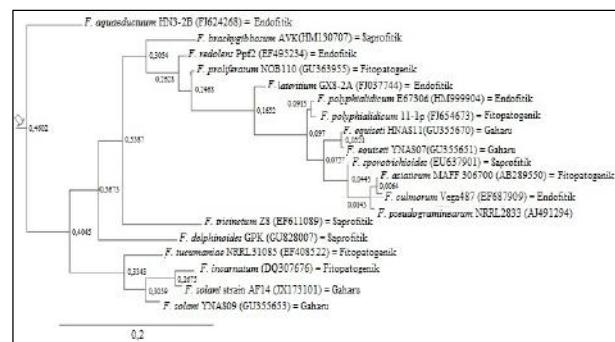
d. Rekonstruksi Phylogenetic Tree dengan Mrbayes 3.2

File yang dimasukkan kedalam program mrbayes 3.2 harus dikonversi dalam format “.nxs” sehingga kompatibel. Sebelum menjalankan program dilakukan setting terlebih dahulu terhadap Likelihood setting, Parsimony Setting dan Markov

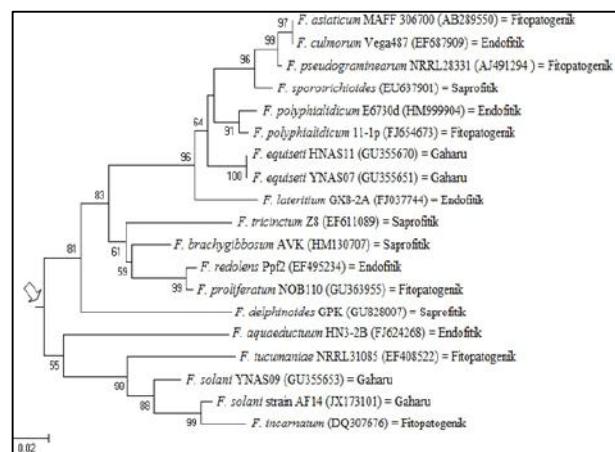
Chain Monte Carlo (MCMC) setting. Untuk MCMC setting Ngen yang digunakan sebanyak 1.000.0000 dengan Nruns sebanyak 2, Nchains sebanyak 4 serta samplefreq dan printfreq masing – masing sebanyak 1000. Setelah running MCMC selesai, dilakukan sumpburnin = 25% dari total sampel. P-file yang merupakan distribusi probabilitas dijadikan sebagai acuan untuk memilih 1 diantara 1001 pohon yang direkonstruksi yaitu dengan criteria nilai LnL terbesar. Selanjutnya pohon berdasarkan criteria tersebut ditampilkan dengan menggunakan program FigTree v1.3.1.

HASIL

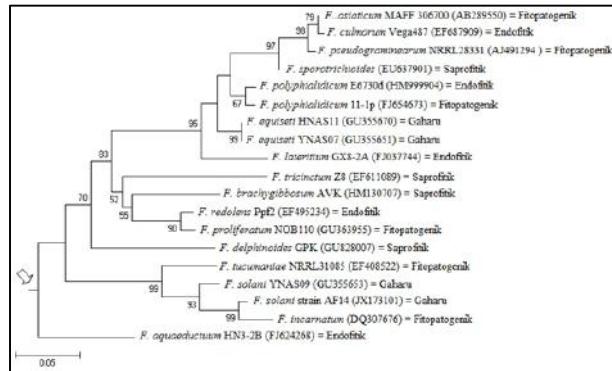
Validitas dari tiap *phylogenetic tree* terjamin karena nilai bootstrap yang dihasilkan semuanya diatas 50%. *Phylogenetic tree* yang direkonstruksi dengan algoritme berbeda menunjukkan skala divergensi yang juga berbeda. Meskipun demikian, tiap *phylogenetic tree* menunjukkan kelompok clade yang kurang lebih sama.



Gambar 1. Phylogenetic Tree ke - 335 chain 1 ITS
1 genus *Fusarium* menggunakan
metode Markov Chain Monte Carlo
program mrbayes 3.2.



Gambar 2. Neighbor Joining Tree ITS 1 genus Fusarium dengan model evolusi Kimura 2 parameter 1000 bootstrap yang direkonstruksi dengan MEGA 5.1



Gambar 3. Maximum Likelihood tree ITS 1 genus Fusarium dengan model evolusi Kimura 2 parameter 1000 bootstrap yang direkonstruksidengan MEGA 5.1

Tabel 2. Matriks Similaritas Nukelutida gen ITS 1 dengan program PHYDIT

Hasil *alignment* menunjukkan bahwa terdapat tingkat homologi yang tinggi antara setiap sekuen yang dibandingkan karena persentase nuklutida yang homolog rata – rata diatas 80% (kecuali dibandingkan dengan outgrup *N. crassa*).

PEMBAHASAN

Internal Transcribe Spacer (ITS) merupakan segmen nukleutida *non – coding* yang terletak diantara gen 18S rRNA, 5,8S rRNA dan 28S rRNA (Keller et al., 2008). ITS banyak digunakan dalam identifikasi molecular beberapa spesies fungi, diantaranya: Identifikasi *Candida* dengan menggunakan metode RFLP (Pinto et al., 2004) serta deteksi beberapa fungi yang diisolasi dari tanah menggunakan RT-PCR (Anderson et al., 2007). Pada kelompok Ascomycota, ITS 1 dan ITS 2 menunjukkan hubungan Co-evolusi dan keduanya saling berinteraksi untuk maturasi rRNA precursor sehingga dapat dikatakan bahwa keduanya memiliki peran yang esensial dan dapat

dijadikan marker molekular (Hauser and Wang, 2005).

Beberapa peneliti telah menggunakan ITS untuk mempelajari hubungan kekerabatan secara molecular antara beberapa spesies pada *Fusarium* endofit, saprofit maupun patogenik (Barik et al., 2011). ITS juga banyak digunakan sebagai marker molecular untuk klasifikasi filogenetik dan identifikasi molekular fungi terkait dengan tanaman gaharu, diantaranya: Permalatha dan Karla (2013) yang menggunakan ITS sebagai marker molecular untuk melakukan analisis filogenetik fungi endofitik yang diisolasi dari gaharu *Aquilaria malaccensis* serta Tian et al. (2013) yang menggunakan gen ITS untuk identifikasi molekular fungi Endofitik pada gaharu *Aquilaria sinensis*.

Neighbor Joining adalah algoritme filogenetik yang menggunakan *distance matrix* sementara itu Maximum Likelihood adalah algoritme filogenetik yang menggunakan metode *character state berbasis optimality search criterion* (Saitou and Nei, 1987; Felsenstein, 1981). Meskipun demikian, *phylogenetic tree* yang direkonstruksi dengan kedua algoritme tersebut memperlihatkan susunan *clade* yang kurang lebih sama. Hal yang sama juga berlaku untuk *phylogenetic tree* yang direkonstruksi dengan metode Markov Chain Monte Carlo program mrbayes. Hal ini menunjukkan bahwa sekuen ITS 1 yang digunakan merupakan marker molecular yang stabil meskipun dianalisis dengan algoritme berbeda – beda.

Berdasarkan *phylogenetic Tree* yang direkonstruksi dengan berbagai program berbeda, dapat dikatakan bahwa sifat endofitik, saprofitik dan fitopatogenik pada beberapa spesies *Fusarium* tidak bersifat monofiletik. Hal initerlihat dari bercampurnya *Fusarium* endofitik, saprofitik dan fitopatogenik pada *clade* yang sama untuk tiap *phylogenetic Tree* baik yang direkonstruksi dengan menggunakan program MEGA maupun mrbayes. Ketiga sifat tersebut merupakan proses adaptasi yang dialakukan oleh spesies *Fusarium* sehingga bukan merupakan sifat yang sejak awal diturunkan oleh nenek moyangnya. Oleh karena itu, ketiga sifat tersebut bersifat variabel sehingga *fusarium* endofitik bias saja menjadi pathogen atau *fusarium* saprofitik bias sajamenjadi endofitik atau fitopatogenik.

Empat sekuen ITS 1 diperoleh dari empat isolat *Fusarium* yang diisolasi dari tanaman penghasil gaharu menunjukkan pola untuk membentuk *sister taksa* dengan sesama anggota *Fusarium* dari gaharu. *Fusarium equiseti* HNAS11 dan *Fusarium equiseti* YNAS07 selalu tergabung dalam *sister taksa* yang sama pada semua *Phylogenetic tree* dengan nilai bootstrap 100% dari 1000 bootstrap yang digunakan. Hal ini

menunjukkan bahwa isolat gaharu secara evolusioner memiliki kemampuan berasosiasi dengan gaharu yang diwariskan dari nenek moyang terdekatnya tanpa ada *sharing* dengan nenek moyang isolat gaharu lainnya. Analog dalam silsilah keluarga, *sister taksa* adalah saudara kandung dari orang tua yang sama (Gregory, 2008). Meskipun demikian terdapat penyimpangan yaitu *Fusarium solani* strain AF14 yang merupakan isolat dari gaharu tidak bergabung dalam *sister taksa* *Fusarium solani* YNAS09 sesama isolat gaharu. Isolat ini justru memiliki *sister taksa* *Fusarium incarnatum* yang merupakan *Fusarium* fitopatogenik.

Hipotesis bahwa kemampuan *Fusarium* yang diisolasi dari tanaman penghasil gaharu merupakan kemampuan patogen yang diwariskan dari nenek moyang didukung oleh ketiga *phylogenetic tree*. *Fusarium solani* AF14 dan *Fusarium solani* YNAS09 yang merupakan isolat Gaharu yang secara konsisten tergabung bersama *Fusarium incarnatum* dengan tipe nutrisi fitopatogenik dalam *clade* yang memiliki nenek moyang terdekat yang sama. *Fusarium equiseti* HNAS11 dan *Fusarium equiseti* YNAS07 juga tergabung dalam *clade* nenek moyang terdekat yang sama dengan *Fusarium polypodialidicum* 11-1p yang memiliki tipe nutrisi fitopatogenik. Hal ini juga didukung oleh matriks similaritas yang menunjukkan bahwa *Fusarium solani* AF14 dan *Fusarium solani* YNAS09 memiliki tingkat similaritas nukleotida tertinggi dengan *Fusarium incarnatum*. Sementara itu *Fusarium equiseti* HNAS11 dan *Fusarium equiseti* YNAS07 memiliki tingkat similaritas tertinggi dengan *Fusarium polypodialidicum* 11-1p.

PENUTUP

a. Simpulan

Meskipun tipe nutrisi berbeda tidak bersifat monofiletik namun *Fusarium* isolat gaharu seara filogenetik memiliki hubungan dengan *Fusarium* yang bersifat fitopatogenik sehingga bentuk asosiasinya dengan gaharu merupakan hubungan antara patogen dengan inang

b. Saran

Perlu dilakukan analisis tambahan berupa analisis DNA Fingerprinting untuk menambah data berupa hubungan similaritas dari tiap sekuen yang ada untuk menghasilkan klasifikasi yang bersifat polifasik.

DAFTAR PUSTAKA

Alexander Keller, Tina Schleicher, Jörg Schultz, Tobias Müller, Thomas Dandekar,

- Matthias Wolf. 5.8S-28S rRNA interaction and HMM-based ITS2 annotation. *Gene* 430 (2009) 50–57
- Anderson, I. C. and P. I. Parkin. 2007. Detection of active soil fungi by RT-PCR amplification of precursor rRNA molecules. *Journal of Microbiological Methods*. Volume 68, Issue 2, February 2007, Pages 248–253
- Barik B. P, K. Tayung and P. N. Jagadev. 2011., Molecular phylogeny and RNA secondary structure of *Fusarium* species with different lifestyles. *Plant Pathology & Quarantine* 1(2), 205–219
- Chun, J. 1995. *Computer-assisted classification and identification of actinomycetes*. Ph. D. Thesis. University of Newcastle, United Kingdom.
- Felsenstein, J. 1981. Evolutionary trees from DNA sequences: a maximum likelihood approach. *J Mol Evol* 17, 368–376.
- Gregory, R. T. 2008. Understanding Evolutionary Tree. *Evo Edu Outreach* (2008) 1:121–137
- Hausner G and X. Wang. 2005. Unusual compact rDNA gene arrangements within some members of the Ascomycota: evidence for molecular co-evolution between ITS1 and ITS2. *Genome*. 2005 Aug;48(4):648–60
- Larkin M. A., G. Blackshields, N. P. Brown, R. Chenna, P. A. McGgettigan, H. McWilliam, F. Valentin, I. M. Wallace, A. Wilm, R. Lopez, J. D. Thompson, T. J. Gibson, D. G. Higgins, 2007. ClustalW and ClustalX version 2. *Bioinformatics* 23(21): 2947-2948.
- Lengeler, J. W., G. Drews, H. G. Schlegel. 1999. *Biology of Prokaryotes*. Georg Thieme Verlag, Stuttgart.
- Madigan, M., J. Martinko, D. Stahl & D. Clark. 2012. *Brock Biology of Microorganisms* 13th ed. Pearson. Boston.
- Novriyanti, E. E. Santoso, B. Wiyono, and M. Turjaman., 2011. Chemical study of eaglewood (gaharu) resulting from inoculation of *Fusarium* sp. on *Aquilaria microcarpa*. In: Proceeding of Gaharu Workshop Development of Gaharu Production Technology. Ed: M. Turjaman.
- Pinto P. M, M. A. Resende, C. Y. Koga-Ito, J. A. Ferreira , M. Tendler . 2013. rDNA-RFLP identification of *Candida* species in immunocompromised and seriously diseased patients. *Canadian Journal of Microbiol.* 2004 Jul;50(7):514-20.
- Premalatha, K, A. Kalra. 2013. Molecular phylogenetic identification of endophytic fungi isolated from resinous and healthy wood of *Aquilaria malaccensis*, a red listed and highly exploited medicinal tree. *fungal ecology*. 6. (2013) 205 – 211
- Saitou. N and M. Nei, 1987. The Neighbor-joining Method: A New Method for Reconstructing Phylogenetic Trees. *Mol. Biol. Evol.* 4(4):406-425. 1987
- Schmidt, M. S., 2011. Introduction To CITES And Agarwood Overview. PC20 Inf. 7 Annex 9.
- Sri Wilarsro, B. R., E. Santosodan A. Wahyudi, 2010. Identifikasi Jenis-jenis Fungi yang Potensial terhadap Pembentukan Gaharu dari Batang *Aquilaria* spp. *Jurnal Silvikultur Tropika*. Vol. 01 No. 01 Desember 2010, Hal. 1 – 5.
- Tamura, K., Peterson, D., Peterson, N., Stecher, G., Nei, M., and S. Kumar. 2011. MEGA5: Molecular Evolutionary Genetics Analysis using Maximum Likelihood, Evolutionary Distance, and Maximum Parsimony Methods. *Mol Biol Evol.* 28, 2731-9.
- Tian, J, X. Gao, W. M. Zhang, L. Wang and L. H. Qu. 2013. Molecular identification of endophytic fungi from *Aquilaria sinensis* and artificial agarwood induced by pinholes-infusion technique. *African Journal of Biotechnology*. Vol. 12(21), pp. 3115-3131, 22 May 2013