# LAPORAN TAHUN I PENELITIAN HIBAH KOMPETISI BANTUAN OPERASIONAL PERGURUAN TINGGI (BOPT)



# PENGEMBANGAN TEKNOLOGI MIKROPROPAGASI TANAMAN JAHE GAJAH BEBAS PENYAKIT LAYU BAKTERI

Ralstonia solanacearum

#### **TAHUN KESATU (1) DARI RENCANA 3 TAHUN**

IR. MARLIN, M.Sc.
DR. IR. ATRA ROMEIDA, M.Si
IR. HARTAL, M.P
IR. BAMBANG GONGGO M, M.S.
NIDN: 0014037002
NIDN: 0030056405
NIDN: 0023075807
NIDN: 0014075906

FAKULTAS PERTANIAN
UNIVERSITAS BENGKULU
TAHUN 2013

#### HALAMAN PENGESAHAN

Judul Penelitian : Pengembangan Teknologi Mikropropagasi Tanaman Jahe

Gajah Bebas Penyakit Layu Bakteri Ralstonia solanacearum

Ketua Peneliti

a. Nama Lengkap
b. NIDN
c. Jabatan Fungsional
d. Program Studi
e. Nomor HP
i. Ir. Marlin, M.Sc
i. 0014037002
i. Lektor Kepala
i. Agroekoteknologi
i. 085368227265

f. Alamat e-mail : marlin\_iin@yahoo.com

Anggota 1

a. Nama Lengkap : Dr. Ir. Atra Romeida, M.Si

b. NIDN : 0030056505

c. Perguruan Tinggi : Universitas Bengkulu

Anggota 2

a. Nama Lengkap : Ir. Hartal, M.P. b. NIDN : 0023075807

c. Perguruan Tinggi : Universitas Bengkulu

Anggota 3

a. Nama Lengkap : Ir. Bambang Gonggo M., M.S.

b. NIDN : 0014075906

c. Perguruan Tinggi : Universitas Bengkulu

Penanggung Jawab : Ir. Marlin, M.Sc.

Tahun Pelaksanaan : Tahun ke : 1 (satu) dari rencana 3 (tiga) tahun

Biaya Tahun Berjalan : Rp. 69.000.000,00 Biaya Keseluruhan Penelitian : Rp. 200.000.000,00

Bengkulu, 25 November 2013

Mengetahui

Dekan Fakultas Pertanian Ketua Peneliti,

Prof. Dr. Ir. Dwinardi Apriyanto, M.Sc. Ir. Marlin, M.Sc.

NIP. 19580421 198403 1002 NIP. 19700314 199403 2002

Mengetahui, Ketua Lembaga Penelitian

### Drs. Sarwit Sarwono, M.Hum NIP. 19581112 198603 1 002 RINGKASAN

Mikropropagasi tanaman dengan teknologi kultur jaringan merupakan alternatif dalam mengatasi kendala penyediaan benih sehat, seperti tanaman jahe. Perbanyakan secara vegetatif konvensional menyebabkan infeksi penyakit layu bakteri (Ralstonia solanacearum) dari tanaman induk selalu terbawa pada pertanaman selanjutnya. Regenerasi planlet dapat dilakukan melalui jalur organogenesis langsung maupun dengan pembentukan somatik embrio pada kultur suspensi. Melalui [embentukan embrio somatik, diharapkan dapat menghasilkan enih jahe sehat dalam jumlah yang banyak sehingga mampu mengatasi permasalahan penyediaan benih jahe bermutu. Penelitian tahun I ini bertujuan untuk dapat menghasilkan kalus embriogenik jahe dari hasil kultur daun mikro, batang mikro dan akar mikro melalui mofikasi pemberian auksin dan sitokinin dalam media kultur in vitro.

Penelitian Tahun Pertama ini dilakukan dengan 3 tahap penelirtian. Tahap pertama adalah menginisiasi pembentukan tunas mikro jahe. Bahan tanam yang digunakan berasal dari rimpang jahe yang sehat yang dikulturkan pada bebrapa perlakuan. Perlakuan yang dierikan adalah modifikasi komposisi hara makro media MS (25, 50, 75, dan 100%), yang dikombinasikan dengan bentuk media kultur (media padat, double layer, dan double layer + calsium panthotenat). Tahap kedua adalah inisiasi pembentukan kalus embriogenik. Penelitian dilakukan dengan menggunakan 3 sumber eksplan (daun mikro, batang mikro, dan akar mikro) yang berasal dari kultur sebelumnya. Masing-masing eksplan dikulturkan pada media MS dengan penambahan NAA (0, 1, 5, dan 10 ppm). Inisiasi juga dilakukan pada media MS dengan penambahan 2,4-D (0, 1, 5, dan 10 ppm). Masing-masing perlakuan dilakukan dengan 3 ulangan. Media yang digunakan adalah media MS (Murashige dan Skoog, 1962) dengan peambahan 3% sukrosa, dan 7 g.L<sup>-1</sup> agar. Media kultur ditetapkan pada pH 5,7 sebelum sterilisasi. Pemeliharaan tanaman dilakukan pada ruang kultur dengan suhu 18°C dengan 16 jam penyinaran.

Hasil penelitian menunjukkan bahwa peningkatan pemberian konsentrasi hara makro menyebabkan semakin lama waktu yang dibutuh eksplan untuk membentuk akar dan menurunkan jumlah akar mikro jahe, dengan jumlah akar terendah yaitu 20.6 akar/eksplan. Adanya penambahan media cair dalam media padat (double layer) pada kultur jahe menghasilkan jumlah tunas yang lebih tinggi (5,5 tunas/eksplan) dan jumlah akar tertinggi (32,5 akar/eksplan). Hasil penelitian menunjukkan pula bahwa peningkatan konsentrasi NAA hingga 10 ppm dalam media kultur dapat meningkatkan persen pembentukan kalus (41,7 %). Sedangkan pada kultur daun dalam media dengan pemberian 10 ppm 2,4-D diperoleh persen pembentukan kalus tertinggi (66,7 %). Pembentukan kalus embriogenik merupakan potensi pengembangan benih jahe bebas penyakit layu bakteri.

Kata Kunci : Jahe (Z ingiber officinale Rosc.), mikropropagasi, Ralstonia solanacearum, kalus, embrio somatik

#### **PRAKATA**

Alhamdulillah, puji dan syukur penulis sampaikan kehadirat Allah SWT, karena berkat rahmat dan karuniaNya maka Laporan Penelitian Unggulan Hibah Kompetisi Bantuan Operasional Perguruan Tinggi (BOPT) Tahun Anggaran 2013 ini dapat diselesaikan. Penelitian dengan judul "Pengembangan Teknologi Mikropropagasi Tanaman Jahe Gajah Bebas Penyakit Layu Bakteri *Ralstonia solanacearum*)" ini dilaksanakan dengan Nomor Kontrak 3614/UN/30.10.06.01/HK/2013 Tanggal 15 April 2013.

Upaya penyediaan benih jahe yang bebas dari serangan *Ralstonia solanacearum* merupakan kendala yang dihadapi pertanaman jahe di Bengkulu. Salah satu alternative teknik perbanyakan tanaman sehat adalah melalui perbanyakan dengan teknik kultur jaringan tanaman. Penelitian ini dilaksanakan mulai dari bulan April sampai dengan bulan November 2013 di Laboratorium Bioteknologi dan Kultur Jaringan Tanaman Fakultas Pertanian Universitas Bengkulu. Penelitian dilakukan untuk menghasilkan tunas mikro jahe dan menstimulasi pembentukan kalus embriogenik yang merupakan bahan tanam potensial dalam upaya pembentukan somatic embrio tanaman jahe kultivar Gajah.

Pada kesempatan ini penulis menyampaikan terima kasih yang mendalam atas segala bantuan dalam pelaksanaan dan penyelesaian penelitian ini, kepada Bapak Ketua Lembaga Penelitian Universitas Bengkulu beserta staf, Bapak Dekan Fakultas Pertanian Universitas Bengkulu, Bapak Ketua Laboratorium Agronomi Divisi Bioteknologi Tanaman Fakultas Pertanian Universitas Bengkulu beserta laboran yang telah memfasilitasi kegiatan di laboratorium kultur jaringan, mahasiswa yang terlibat dalam kegiatan penelitian, serta semua pihak yang tak dapat kami sebutkan satu persatu. Akhirnya penulis berharap agar laporan penelitian ini dapat memberikan manfaat bagi kita semua.

Bengkulu, November 2013

# DAFTAR ISI

	halaman
HALAMAN PENGESAHAN	i
RINGKASAN	ii
PRAKATA	iii
DAFTAR ISI	iv
DAFTAR TABEL	V
DAFTAR GAMBAR	vi
DAFTAR LAMPIRAN	vii
BAB I. PENDAHULUAN	. 1
BAB II. TINJAUAN PUSTAKA	. 5
BAB III. TUJUAN DAN MANFAAT PENELITIAN	. 12
BAB IV. METODE PENELITIAN	. 16
BAB V. HASILYANG DICAPAI	19
BAB VI. RENCANA TAHUN BERIKUTNYA	36
BAB VII. KESIMPULAN DAN SARAN	. 40
DAFTAR PUSTAKA	41
LAMPIRAN	. 44

#### **DAFTAR TABEL**

	halaman
1. Pengaruh bentuk media terhadap jumlah tunas jahe in vitro (10 minggu kultur	r) 26
2. Pengaruh bentuk media terhadap jumlah akar jahe i <i>n vitro</i> (10 minggu kultur)	28

#### **DAFTAR GAMBAR**

	h	nalaman
1.	Eksplan dari mata tunas jahe sebagai bahan inisiasi pembentukan tunas mikro. A. Rimpang jahe sehat dengan bebetapa mata tunas, B. Meristem dari mata tunas dikulturkan secara aseptik	S
2.	Kontaminasi yang terjadi saat proses kultur	19
3.	Kontaminasi akibat jamur dan bakteri. A) koloni Aspergillus sp. B) koloni Lactobacillus sp	i 20
4.	Jamur Colletotrichum sp ditemukan diantara koloni Aspergillus sp	22
5.	Pengaruh pemberian hara makro dan bentuk media terhadap rerata saat tumbuh akar pada rimpang mikro jahe <i>in vitro</i>	
6.	Pengaruh pemberian Hara makro terhadap rerata jumlah akar tanaman jahe in vitro	ı 27
7.	Pertumbuhan tunas mikro jahe pada pemberian 25, 50, 75 dan 100 % hara makro pada berbagai bentuk media	
8.	Eksplan daun mikro yang dikulturkan pada media MS dengan pemberian 1, 5, dan 10 ppm NAA (1 mst)	
9.	Eksplan batang mikro yang dikulturkan pada media MS dengan pemberian 1, 5, dan 10 ppm NAA (1 mst)	, 31
10.	Pengaruh pemberian NAA dan jenis eksplan terhadap persen pembentukan kalus (5 mst)	32
	Pengaruh pemberian NAA dan jenis eksplan terhadap persen pembentukan kalus	33

## DAFTAR LAMPIRAN

		halaman
1.	Komposisi media Murashige dan Skoog (1962)	44
2.	Riwayat Hidup Ketua Peneliti	45
3.	Riwayat Hidup Anggota Peneliti 1	50
4.	Riwayat Hidup Anggota Peneliti 2	53
5.	Riwayat Hidup Anggota Peneliti 3	59
6.	Luaran (Makalah yang dipresentasikan pada International Seminar on Spice Medicinal, and Aromatic Plants)	

#### **BABI**

#### **PENDAHULUAN**

#### 1.1. LATAR BELAKANG

Jahe (*Zingiber officinale* Rosc.) merupakan salah tanaman perkebunan yang penting dan memiliki banyak manfaat. Tanaman jahe mengandung minyak yang mudah menguap, rasa yang pedas, mengandung resin, pati, protein dan mineral (Ravindran dan Babu, 2005) Aktivitas antibakteri dari ekstrak jahe menunjukkan kandungan kimia yang terdapat dalam rimpang jahe (Malu, *et al.*, 2009). Jahe dapat memperbaiki sirkulasi darah dan meningkatkan aktivitas beberapa obat yang diformulasikan bersama (Nduka, *et al.*, 2012)

Propinsi Bengkulu, khususnya di Kabupaten Kepahiyang, merupakan salah satu sentra produksi jahe di Indonesia. Pada tahun 1987, produksi jahe di propinsi Bengkulu sebesar 11.212 ton dengan luas penanaman 950 hektar, dan tahun 1988 mencapai 12.546 ton dengan luas penanaman 1.025 hektar. Namun demikian, sejak tahun 1990 produksi ini terus mengalami penurunan. Tahun 1997 luas penanaman jahe meliputi 561 hektar yang terus menurun menjadi 297 hektar dalam tahun 1999 dengan produksi dari lahan yang diusahakan secara konvensional sekitar 6-11 ton/ha (Anonim, 2001). Rendahnya produksi jahe disebabkan karena kurang tersedianya bibit bermutu yang mengakibatkan petani hanya menggunakan bibit asalan yang disortasi di tingkat pedagang pengumpul (Anonim, 2001).

Umumnya, jahe diperbanyak secara vegetatif dengan menggunakan rimpang. Perbanyakan dengan cara vegetatif ini memerlukan waktu yang lama untuk mendapatkan bakal bibit yang bermutu dari rimpang yang sehat (umur 10-12 bulan), serta memerlukan bahan tanam yang lebih banyak (2,5-7 cm/bibit). Rimpang jahe sangat mudah terinfeksi oleh berbagai macam patogen yang berupa jamur, bakteri, virus, maupun nematoda. Salah satu

penyakit yang banyak menyerang tanaman jahe di berbagai negara adalah penyakit layu bakteri (*bacterial wilt*) yang disebabkan oleh *Ralstonia solanacearum* (Hepperly *et al.*, 2004; Dohroo, 2005). Dengan demikian, sangat penting dilakukan upaya-upaya untuk mendapatkan bibit yang berasal dari rimpang yang bebas penyakit layu bakteri.

Alternatif usaha untuk memperbaiki sifat tanaman ini dapat dilakukan dengan perbanyakan tanaman secara *in vitro*, termasuk tanaman jahe (Hosoki dan Sagawa, 1977; Marlin, 2000; 2001; 2002; 2005). Dengan penggunaan teknik *in vitro*, bahan tanam yang dihasilkan akan mempunyai tingkat multiplikasi yang tinggi, materi tanaman yang berkualitas, lebih homogen, secara genetik sama dengan induknya, dapat diperoleh dalam waktu yang relatif singkat (Bhojwani, 1990).

Keberhasilan pemilihan bahan tanam sebagi eksplan menentukan keberhasilan perbanyakan secara *in vitro*. Selain itu, perkembangan eksplan selama periode kultur dapat dipacu dengan memodifikasi ketersediaan hara dan zat pengatur tumbuh dalam media kultur. Proses pembentukan organ tanaman *in vitro* dapat diinduksi melalui *direct organogenesis* maupun *indirect organogenesis*, melalui proses pembentukan kalus (George dan Sherrington, 1984). Kalus merupakan sekelompok massa sel yang berkembang dengan cepat tetapi belum terorganisir. Kalus merupakan bahan tanam yang sangat potensial untuk membentuk somatik embrio. Untuk mengetahui proses perkembangan somatik embrio dilakukan teknik observasi dengan menggunakan SEM (*scanning electron microscope*). Teknologi dengan menggunakan SEM dikembangkan pertama kali tahun 1938 oleh Manfred von Ardenne (ilmuwan Jerman). Konsep dasar dari SEM ini sebenarnya disampaikan oleh Max Knoll (penemu TEM) pada tahun 1935. SEM bekerja berdasarkan prinsip scan sinar elektron pada permukaan sampel, yang selanjutnya informasi yang didapatkan diubah menjadi gambar.

Tahapan akhir dari teknik *in vitro* adalah aklimatisasi yang merupakan periode kritis dalam perbanyakan tanaman dengan kultur jaringan karena merupakan peralihan dari *heterotrof* ke *autotrof*, dan sangat peka terhadap evapotranspirasi, serangan cendawan dan bakteri, serta intensitas cahaya yang tinggi sehingga perlu perhatian khusus. Dengan menghasilkan planlet dengan pertumbuhan tunas dan akar yang kuat dapat meningkatkan ketahanan planlet untuk dapat beradaptasi di lingkungan *ex vitro*. Peningkatan daya adaptasi planlet di lapang sangat penting dilakukan untuk mendukung dan menjaga kelangsungan hidup tanaman di lapangan.

#### 1.2. PERMASALAHAN

Propinsi Bengkulu memiliki potensi lahan yang sangat baik untuk pengembangan tanaman jahe. Ketersediaan bibit sehat menjadi kendala bagi petani jahe, sehingga menurunkan produksi jahe di Bengkulu. Dengan kondisi ini, petani cenderung membuka hutan atau lahan baru untuk mendapatkan lahan yang terbebas dari infeksi patogen sehingga dapat meningkatkan produksi jahe. Pemahaman akan pentingnya penggunaan benih sehat dengan sistem pertanian yang tepat akan dapat menyelamatkan lingkungan hutan dari kerusakan.

Pemanfaatan teknologi mikropropagasi (kultur *in vitro*) merupakan suatu usaha yang tepat dalam mengatasi permasalahan dalam penyediaan benih sehat tanaman jahe. Umumnya jaringan meristematis dari mata tunas digunakan sebagai eksplan dalam kultur *in vitro* tanaman jahe (Hosoki dan Sagawa, 1977; Marlin, 2005). Namun demikian, permasalahan yang sering dihadapi dalam kultur meristem adalah terbatasnya jumlah meristem mata tunas dalam sebuah rimpang, yaitu 3-7 mata tunas. Dengan demikian, sangat penting dilakukan penelitian untuk mendapatkan bagian dari tanaman untuk digunakan sebagai eksplan. Disamping itu, perlu dilakukan penelitian yang dapat menstimulasi pertumbuhan dan perkembangan eksplan tersebut sehingga dapat menjadi bahan tanam penting sebagai sumber benih sehat tanaman jahe.

#### **BAB II**

#### TINJAUAN PUSTAKA

Jahe (*Zingiber officinale* Rosc.) merupakan salah tanaman perkebunan yang penting dan mempunyai banyak kegunaan dalam kehidupan sehari-hari. Dalam industri hasil pertanian, tanaman jahe digunakan sebagai salah satu penghasil minyak atsiri. Adanya kandungan senyawa *Zingibain yang* yang mempunyai aktivitas enzim proteolisis menyebabkan jahe digunakan sebagai bahan untuk melunakkan daging (Lee *et al.*, 1986) dan adanya kandungan C*urcuminoid* di dalamnya juga menyebabkan jahe digunakan sebagai anti-inflamatori (Masuda dan Jitoe, 1995).

Berdasarkan keanekaragamannya, ada 3 klon jahe yang dibudidayakan di Indonesia yaitu: jahe merah dikenal dengan nama jahe sunti, jahe putih kecil dikenal dengan nama jahe emprit, dan jahe putih besar dikenal dengan nama jahe gajah (Sumatra), jahe ganyong (Kuningan), jahe kapur (Jawa Timur) atau jahe badak (Jawa Barat). Ketiga klon jahe tersebut mempunyai karakteristik yang berbeda satu sama lainnya baik dalam kandungan minyak atsiri, kandungan air, serat, bentuk dan warna rimpang. Variasi ini diduga berkembang berhubungan dengan keadaan tanah, iklim, dan cara budidayanya (Rostiana *et al*, 1991).

Umumnya jahe tumbuh baik di daerah dengan ketinggian 200 sampai 600 meter di atas permukaan laut, dengan curah hujan rata-rata berkisar 2500-4000 mm/tahun (Hariyanto, 1983). Tanaman ini akan tumbuh dengan baik pada jenis tanah lempung, dan tidak menyukai tanah-tanah yang tergenang. Drainase yang baik sangat menunjang pertumbuhan dan perkembangan rimpang di dalam tanah dan menghindarkan serangan busuk rimpang. Pengembangbiakan tanaman jahe dilakukan dengan menggunakan potongan rimpang dengan

ukuran 2.5-7 cm dan berat 30 – 60 g. Biasanya petani menyiapkan mbibit sendiri dengan menghamparkan rimpang yang sudah tua sehingga muncul beberapa mata tunas. Perbanyakan dengan cara ini memerlukan banyak sekali bahan tanam (potongan rimpang) dan seringkali waktu yang diperlukan untuk mempersiapkan bibit menjadi lebih lama. Selain itu bibit yang dihasilkan biasanya sudah terinfeksi oleh bakteri dan jamur.

Salah satu penyakit yang biasanya menyerang tanaman jahe adalah penyakit layu bakteri (bacterial wilt) yang disebabkan oleh Pseudomonas solanacearum (Dohroo, 2005). Patogen ini dilaporkan telah menyerang pertanaman jahe di berbagai tempat di Indonesia dengan tingkat kerusakan 40-70%. Penelitian Bustamam (1997) menunjukkan bahwa jahe badak tergolong sangat rentan (infeksi 78-100%), jahe putih kecil dan jahe kuning kecil tergolong sedang (infeksi 12-26%) dan jahe merah tergolong tahan dengan infeksi 0%. Perkembangan penyakit di lapang disebabkan oleh beberapa hal, seperti a) penggunaan bibit bermutu rendah dan belum bebas infestasi pathogen, b) teknik budidaya yang masih semi intensif (penggunaan pupuk belum berimbang atau tanpa pupuk samasekali), c) penanaman banyak menggunakan lahan miring atau berbukit sehingga penyebaran pathogen terjadi melalui alur yang lebih luas, d) petani belum melakukan pengendalian hama penyakit secara terpadu, e) virulensi pathogen didominasi pathogen golongan virulen dan sangat virulen, f) penanaman jahe banyak dilakukan pada lahan bekas kopi yang terinfeksi oleh nematode Rhadopolus similes atau Pratylenchus sp., dan pengelolaan antar instansi pemerintah dan instansi pendukung belum memadai (Bustamam, 1993). Disamping itu, bakteri P. solanacearum mempunyai kisaran inang yang sangat tinggi, sehingga sulit untuk dikendalikan. Tingkat patogenitas bakteri ini dapat disebabkan oleh kemampuan isolate menginfeksi dan menyebabkan penyakit pada tanaman inang. Terjadinya infeksi pathogen pada tanaman karena ada kesesuaian antara gen virulen pathogen dengan gen kerentanan tanaman (Bustamam, 1997).

Peningkatan produksi jahe di Indonesia dilakukan melalui usaha intensifikasi dan ekstensifikasi pertanian. Namun usaha tersebut masih belum dapat memenuhi kebutuhan jahe nasional dan ekpor. Kendala yang biasa dihadapi adalah kurang tersedianya bibit jahe yang bermutu. Melalui perbanyakan tanaman secara *in vitro* akan dapat mengatasi masalah pengadaan jahe bibit bermutu tersebut (Marlin, 2000). Dengan penggunaan teknik *in vitro* bahan tanam yang dihasilkan akan mempunyai tingkat multiplikasi yang tinggi, materi tanaman yang berkualitas, secara genetik sama dengan induknya, dapat diperoleh dalam waktu yang lebih singkat (Bhojwani, 1990).

Proses morfogenesis *in vitro* dapat diinisiasi langsung dari jaringan eksplan, atau melalui proses pembentukan kalus. Inisiasi langsung dapat dilakukan dari jaringan meristem mata tunas (Hosoki dan Sagawa, 1977; Marlin, 2005; Kavyashree, 2009). Pemilihan jenis eksplan sangat menentukan pertumbuhan planlet menjadi haploid atau diploid (Akin-Idowu *et al.*, 2009).

Pembentukan kalus merupakan sumber genetik potensial dalam perbanyakan tanaman *in vitro*. Pembentukan somatik embrio dilakukan dengan menginisiasi kalus ke dalam media tepat, dengan kondisi statik maupun agitatik. Pemanfaatan kalus sebagai material pembentukan somatik embrio pada bawang putih (Fujime *et al.*, 1994; Marlin, 1998), cabai (Aniel Kumar *et al.*, 2010). Keberhasilan perbanyakan secara *in vitro* ditentukan oleh keberhasilan pada tahap pemilihan eksplan, inisiasi, penggandaan, pengakaran *hardening* dan aklimatisasi, masing-masing tahap tersebut memerlukan kondisi dan media yang khusus.

Menurut Warreing dan Phillips (1981), kebutuhan nutrisi dan zat pengatur tumbuh untuk memacu proses morfogenesis pada kultur *in vitro* akan berbeda untuk setiap jenis tanaman dan eksplan yang digunakan. Untuk stimulasi proses morfogenesis ini sangat dipengaruhi oleh zat pengatur tumbuh dan komponen-komponen penyusun media (Krikorian, 1982 dan Ammirato, 1986). Dengan adanya pemberian auksin dan sitokinin sangat mempengaruhi proses pembelahan sel (Skoog dan Miller, 1957).

Keberhasilan meregenerasi planlet *in vitro* ini, akan semakin tampak bila ternyata plantlet tersebut mampu beradaptasi pada perubahan lingkungan (Ziv, 1986). Kondisi kultur dengan kelembaban yang tinggi, menyebabkan tanaman *in vitro* sangat rentan mengalami kerusakan selama proses adaptasi di lapang. Dengan demikian, perlakuan yang tepat pada tahap aklimatisasi sangat diperlukan guna meningkatkan kualitas pertumbuhan dan perkembangan tanaman hasil kultur *in vitro*. Upaya untuk meningkatkan daya adaptasi serta ketahanan terhadap infeksi patogen merupakan hal yang sangat penting dilakukan guna menghasilkan bahan tanam bermutu dan berproduksi tinggi.

#### Hasil yang Sudah Dicapai dan Studi Pendahuluan yang Sudah Dilaksanakan

Penelitian pendahuluan untuk mendapatkan formula sterilisasi bahan tanam yang berasal dari jaringan meristem mata tunas jahe telah dilakukan pada tahun 1999. Proses sterilisasi untuk mendapatkan meristem steril sebagai bahan tanam harus dilakukan dalam 2 tahap sterilisasi karena tingginya tingkat kontaminasi. Sterilisasi yang harus dilakukan yaitu sterilisasi permukaan (dengan menggunakan deterjen dan NaOCl) dan sterilisasi bagian dalam (dengan menggunakan fungisida dan bakterisida serta antiseptik).

Pada tahun 1999/2000 dilakukan penelitian untuk menginduksi proliferasi tunas jahe.

Penelitian ini dilakukan dalam 2 tahap penelitian. Penelitian dengan mengkombinasikan pemberian sukrosa dan agar powder menunjukkan bahwa dengan penambahan 6% sukrosa dan 0.8% agar akan membentuk 5 tunas/eksplan dalam 8 minggu kultur. Pembentukan jumlah tunas semakin meningkat dengan semakin lamanya kultur yaitu dengan terbentuknya 40 tunas/eksplan dalam 24 minggu kultur. Dengan perlakuan sukrosa 6% dan agar powder 0.8% persentase pembentukan tunas dan akar masing-masing sebesar 66.6% (Marlin, 2000). Hasil penelitian pada media cair menunjukkan adanya peningkatan proliferasi tunas dalam media cair, namun demikian tunas yang terbentuk cenderung tumbuh abnormal. Penempatan kultur cair pada penggojok (shaker) dengan kecepatan 100 rpm dapat mengurangi pembentukan tunas yang tidak normal (Marlin, 2000).

Tahun 2000/2001 dilakukan penelitian untuk meregenerasi planlet jahe dengan pemberian NH<sub>4</sub>NO<sub>3</sub> pada berbagai bentuk media. Penelitian dilakukan dalam 2 tahap dengan mengkombinasikan pemberian NH<sub>4</sub>NO<sub>3</sub> pada media padat (0.4–1.2% agar) dan media cair (dengan atau tanpa substrat). Hasil penelitian pada media padat (agar 0.8% dan 1.2%) menunjukkan rerata persentase pembentukan tunas dan akar masing-masing sebesar 91.7%. Penambahan agar dengan konsentrasi tersebut mengakibatkan eksplan berada dalam posisi yang tegak dan mantap sehingga meningkatkan kemampuan eksplan untuk tumbuh, membentuk tunas dan akar dibandingkan perlakuan yang lainnya (Marlin, 2001). Dari penelitian tersebut dapat pula diketahui rerata pembentukan tunas dan akar yang tertinggi pada

media padat dengan penambahan 0.8% agar dan 1650 mg NH<sub>4</sub>NO<sub>3</sub> adalah sebesar 5 tunas dan 5 akar (6 minggu kultur). Sedangkan pada media cair (tanpa agar) persentase pembentukan tunas dan akar hanya berkisar 8.3 sampai 41.6%. Pada media cair + *FPB* dan 1650 mg NH<sub>4</sub>NO<sub>3</sub> pembentukan tunas sebesar 15 tunas/eksplan dan 35 akar/eksplan (Marlin, 2001).

Pada tahun 2001/2002 dilakukan penelitian untuk menstimulasi pembentukan rimpang mikro jahe dengan memodifikasi konsentrasi sukrosa dan pemberian BAP. Dari hasil penelitian tersebut diketahui bahwa pembentukan rimpang mikro jahe dapat distimulasi dengan pemberian sukrosa 3-6% dengan pemberian BAP sampai dengan 5 ppm. Perlakuan dengan sukrosa 6% dan BAP 5 ppm mampu membentuk rimpang dalam 20 hari kultur dengan berat basah rimpang tertinggi sebesar 1.2 g/rimpang. Namun demikian, rerata rimpang terpanjang didapat pada media dengan penambahan 3% sukrosa dan 5 ppm BAP (Marlin, 2002). Jumlah tunas tertinggi (6,5 tunas/eksplan) diperoleh pada media dengan penambahan BAP 4 ppm dan NAA 3 ppm. Sedangkan jumlah akar tertinggi (37,59 akar/eksplan) diperoleh pada media dengan penambahan BAP 3,577 ppm dan NAA 5 ppm (Marlin, dkk., 2003).

Hasil pengujian bebas bakteri menunjukkan hanya 2% rimpang mikro yang dihasilkan dengan teknik in vitro yang masih terinfeksi oleh P. solanacearum. Pemberian 12 macam jamur pelarut fosfat dapat meningkatkan pertumbuhan terutama pembentukan batang semu (7,7 batang/rumpun) dan kandungan klorofil (37,4741) dibandingkan media yang tidak diinokulasi, dan pada media yang diberikan pupuk dengan dosis 100 kg P.ha<sup>-1</sup> (Marlin, *dkk.*, 2005). Infeksi 12 isolat *P. solanacearum* tidak memberikan pengaruh yang berbeda nyata terhadap semua peubah pertumbuhan yang diamati. Isolat *P. solanacearum* yang berasal dari

Kampung Bogor (I8) dan Daspeta (I10) Kabupaten Kepahiang, memberikan respon pertumbuhan yang tertinggi dibandingkan 19olynom bakteri lainnya.

Dari penelitian-penelitian yang telah dilakukan tersebut dapat dijadikan acuan dan bahan untuk menghasilkan rimpang mikro jahe yang bebas penyakit layu bakteri guna memenuhi kebutuhan bibit lokal dan nasional. Namun demikian, penelitian untuk meningkatkan daya adaptasi planlet yang dapat tumbuh dan berproduksi tinggi. Potensi pengembangan teknologi mikropropagasi untuk memproduksi planlet melalui pembentukan somatik embrio merupakan bahan tanam potensial untuk mendapatkan *merry clone* jahe *in vitro*.

#### **BAB III**

#### TUJUAN DAN MANFAAT PENELITIAN

#### 3.1. TUJUAN PENELITIAN

Penelitian Tahun Pertama ini bertujuan untuk:

- Menginisiasi pembentukan kalus embriogenik langsung dari jaringan meristem rimpang jahe
- 2. Menginisiasi pembentukan kalus embriogenik melalui kultur daun mikro, tunas mikro dan akar mikro
- 3. Menghasilkan gambar perkembangan kalus embrigenik melalui teknologi SEM
- 4. Menghasilkan merry clone planlet jahe bebas penyakit layu bakteri

#### 3.2. MANFAAT PENELITIAN

Upaya pemerintah dalam meningkatkan ketahanan pangan bagi seluruh rakyat Indonesia terkait erat dengan berbagai upaya dalam peningkatan tanaman pangan, dan tanaman perkebunan seperti jahe. Berbagai usaha dilakukan untuk memacu peningkatan kuantitas dan kualitas produksi jahe di Indonesia.

Umumnya tanaman jahe diperbanyak dengan cara vegetatif sehingga memerlukan waktu yang lama untuk mendapatkan bakal bibit yang bermutu dari rimpang yang sehat (umur 10-12 bulan), serta memerlukan bahan tanam yang lebih banyak (2,5-7 cm/bibit). Selain itu perbanyakan secara vegetatif ini menyebabkan tanaman mudah terinfeksi penyakit, seperti penyakit layu bakteri yang disebabkan oleh *Pseudomonas solanacearum* (Semangun, 1991) atau *Ralstonia solanacearum* (Hepperly *et al.*, 2004).

Alternatif usaha untuk memperbaiki sifat tanaman jahe ini dapat dilakukan dengan perbanyakan tanaman secara in vitro (Hosoki dan Sagawa, 1977; Marlin, 2000; 2001;2002; 2005). Perbanyakan mikro yang selama ini dilakukan hanya menggunakan mata tunas sebagai ekspan. Pembentukan planlet umumnya diinisiasi secara langasung dari jaringan eksplan. Melalui penelitian ini, akan dikembangkan teknologi mikropropagasi jahe dengan menggunakan bahan tanam dari bagian-bagain lain dari tanaman jahe seperti daun shoot tip dan root tip dari inokulum in vitro. Diharapkan dengan teknologi mikropropagasi ini dapat dihasilkan tanaman jahe yang bebas infeksi R. Solanacearum yang selanjutnya dapat diseleksi secara in vitro maupun ex vitro untuk mendapatkan merry clone yang tahan terhadap penyakit layu bakteri. Hal ini sejalan dengan upaya mewujudkan target Unggulan Penelitian Universitas Bengkulu untuk mengembangkan varitas tanaman pangan unggul yang adaptif. Melalui penelitian ini diharapkan akan menjadi scientific frontier yang mampu memberikan kontribusi bagi penyediaan bibit jahe sehat yang tahan terhadap infeksi R. solanacearum yang selanjutnya dapat mendukung kebijaksanaan perbenihan daerah Bengkulu khususnya dan perbenihan nasional umumnya.

#### **BAB IV**

#### METODE PENELITIAN TAHUN PERTAMA

#### Tahap 1. Inisiasi Tunas Mikro melalui Kultur Meristem

#### Alat dan Bahan

Penelitian dilakukan dengan menggunakan fasilitas dan peralatan kegiatan kultur jaringan. Alat-alat tersebut meliputi alat-alat gelas (breaker glass, erlenmeyer, gelas ukur, botol kultur, petridish), alat-alat diseksi (pinset, scalpel, gunting), *laminar air flow cabinet, bunsen burner, autoclave, pH meter, digital analitic balance, oven, hot plate and magnetic stirrer*.

Penelitian dilakukan dengan menggunakan bahan tanam berupa rimpang jahe sehat yang diseleksi dari pertanaman jahe di lahan yang terinfeksi *R. solanacearum*. Rimpang jahe dihamparkan dalam kondisi lembab dan dirangsasng pembetukan tunas. Tunas dengan ukuran ± 1-1,5 cm disterilisasi dengan cara mencuci dengan air yang mengalir dan selanjutnya direndam dalam *sodium hypochlorite* 20%. Tunas-tunas selanjutnya direndam dalam larutan fungisida dan bakterisida selama 30 menit. Masing-masing tahap sterilisasi dilakukan pembilasan sebanyak 3 kali. Bagian meristem dari mata tunas jahe dengan ukuran ± 5 mm³ dikulturkan secara aseptic pada media inisiasi tunas mikro. Media yang digunakan adalah media MS (Murashige dan Skoog, 1962) dengan penambahan hara makro dengan modifikasi 25%, 50%, 75% dan 100% dari MS basal medium. Media ditetapkan pada pH 5,7. Tanaman selanjutnya dipelihara dalam ruang kultur dengan suhu 20 °C, dan 16 jam penyinaran (Marlin, 2003).



Gambar 1. Eksplan dari mata tunas jahe sebagai bahan inisiasi pembentukan tunas mikro. A. Rimpang jahe sehat dengan bebetapa mata tunas, B. Meristem dari mata tunas dikulturkan secara aseptik

#### Lokasi Penelitian

Penelitian akan dilaksanakan di Laboratorium Bioteknologi dan Kultur Jaringan Fakultas Pertanian Universitas Bengkulu. Kegiatan penelitian dilaksanakan pada bulan April sampai Desember 2013.

#### Tahap 2. Inisiasi Embriogenik Kalus

#### Alat dan Bahan

Penelitian dilakukan dengan menggunakan fasilitas dan peralatan kegiatan kultur jaringan. Alat-alat tersebut meliputi alat-alat gelas (breaker glass, erlenmeyer, gelas ukur, botol kultur, petridish), alat-alat diseksi (pinset, scalpel, gunting), *laminar air flow cabinet, bunsen burner, autoclave, pH meter, digital analitic balance, oven, hot plate and magnetic stirrer*.

Penelitian dilakukan dengan menggunakan bahan tanam berupa inokulum jahe hasil kultur. Inokulum terbaik disubkultur pada media MS free, selama 3 minggu. Inokulum tunas mikro dipisahkan secara individual dan aseptik di dalam *laminar airflow cabinet*. Masing-

masing individu dipisahkan dan diberi label untuk menentukan lininya. Tunas mikro dipisahkan bagian daun, batang semu, dan akarnya. Masing-masing bagian dikulturkan pada media perlakuan untuk memacu pembentukan kalus embriogenik. Media yang digunakan adalah media MS (Murashige dan Skoog, 1962) dengan penambahan agar 0.7%, dan sukrosa 3%. Media ditetapkan pada pH 5,7. Tanaman selanjutnya dipelihara dalam ruang kultur dengan suhu 20 °C, dan 16 jam penyinaran

#### Lokasi Penelitian

Penelitian akan dilaksanakan di Laboratorium Bioteknologi dan Kultur Jaringan Fakultas Pertanian Universitas Bengkulu. Kegiatan penelitian dilaksanakan pada bulan April sampai Desember 2013.

#### Rancangan Percobaan

Kegiatan penelitian dilaksanakan dengan menggunakan Rancangan Acak Lengkap (RAL) faktorial.

- Inisiasi 1 : Faktor pertama adalah sumber eksplan, yang terdiri dari daun, batang semu, dan akar sebagai ekplan. Faktor kedua adalah pemberian *naphtalene acetic acid* (NAA) terdiri dari konsentrasi NAA 1, 5, dan 10 ppm.
- Inisiasi 2 : Faktor pertama adalah sumber eksplan, yang terdiri dari daun, batang semu, dan akar sebagai ekplan. Faktor kedua adalah pemberian 2,4-D terdiri dari konsentrasi 1, 5, dan 10 ppm 2,4-D.

Pengamatan dilakukan terhadap persentase hidup eksplan, saat pembentukan kalus, persentase pembentukan kalus, diameter kalus, warna kalus, dan tekstur kalus.

#### Tahap 3. Pembesaran kalus

#### Alat dan Bahan

Penelitian dilakukan dengan menggunakan fasilitas dan peralatan kegiatan kultur jaringan. Alat-alat tersebut meliputi alat-alat gelas (breaker glass, erlenmeyer, gelas ukur, botol kultur, petridish), alat-alat diseksi (pinset, scalpel, gunting), *laminar air flow cabinet, bunsen burner, autoclave, pH meter, digital analitic balance, oven, hot plate and magnetic stirrer*.

Penelitian dilakukan dengan menggunakan kalus hasil kultur. Kalus selanjutnya dipotong dengan ukuran ± 5 mm dan dikulturkan secara individual pada media perlakuan. Media yang digunakan adalah media MS (Murashige dan Skoog, 1962) dengan penambahan agar 0.7%, dan sukrosa 3%. Media ditetapkan pada pH 5,7. Tanaman selanjutnya dipelihara dalam ruang kultur dengan suhu 20 °C, dan 16 jam penyinaran (Marlin, 2003).

#### Lokasi Penelitian

Penelitian akan dilaksanakan di Laboratorium Bioteknologi dan Kultur Jaringan Fakultas Pertanian Universitas Bengkulu. Kegiatan penelitian dilaksanakan pada bulan April sampai Desember 2013.

#### RANCANGAN PERCOBAAN

Kegiatan penelitian akan dilaksanakan dalam rancanagan acak lengkap faktorial. Faktor pertama adalah sumber eksplan yang terdiri dari pucuk mikro, batang dan daun mikro yang dikulturkan pada media perlakuan :

M1 = 1 ppm BAP + 5 ppm NAA

M2 = 1 ppm BAP + 5 ppm 2,4-D

M3 = 5 ppm NAA

M4 = 10 ppm NAA

M5 = 5 ppm 2,4-D

M6 = 10 ppm 2,4-D

Pengamatan dilakukan terhadap persentase pembentukan kalus, warna kalus, diameter kalus.

Pengamatan terhadap perkembangan pembentukan kalus embrioenik dan pembentukan embrio dilakukan dengan menggunakan *scanning electron microscope* (SEM).

#### BABV

#### HASIL YANG DICAPAI

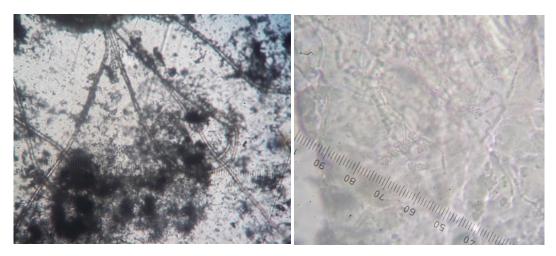
Pada saat penelitian berlangsung terdapat beberapa kendala yang dihadapi sehingga menimbulkan kesulitan dalam mengumpulkan dan menganalisis data yang diperoleh. Beberapa eksplan yang dikulturkan bahkan tidak dapat diamati responnya terhadap perlakuan yang diberikan. Tingginya tingkat kontaminasi yang terjadi menyebabkan rendahnya persentase pertumbuhan eksplan. Hal ini terutama disebabkan oleh rusak atau matinya sel-sel pada jaringan eksplan sehingga tidak mampu tumbuh dan berkembang membentuk tunas dan akar yang normal.

Umumnya kontaminasi yang terjadi sebagai akibat berkembangnya bakteri dan jamur pada minggu ketiga setelah kultur. Berkembangnya bakteri dan jamur menyebabkan pembusukan pada jaringan eksplan (Gambar 1).



Gambar 2. Kontaminasi yang terjadi saat proses kultur.

Kontaminasi berupa serangan bakteri dan jamur yang berada di permukaan eksplan yang segera menyebar ke permukaan media tanam. Kontaminasi dari jamur terlihat dengan adanya pembentukan hifa jamur yang berkoloni di permukaan eksplan. Kontaminasi dari bakteri terlihat dengan adanya pembentukan cairan (lendir) pada media dan juga eksplan (Gambar 1).



Gambar 3. Kontaminasi akibat jamur dan bakteri. A) koloni *Aspergillus sp.* B) koloni *Lactobacillus sp* 

Kontaminasi yang terjadi diduga sebagai akibat dari proses sterilisasi terhadap bahan dan alat-alat tanam yang dilakukan belum sempurna. Sterilisasi yang dilakukan belum cukup untuk mengeliminasikan kontaminan yang terbawa saat mentransfer eksplan pada media kultur. Kontaminasi juga terjadi sebagai akibat penggunaan alat-alat kultur yang belum tersterilisasi secara sempurna. Penggunaan autoclave yang ada di laboratorium kultur jaringan mengalami beberapa kendala akibat turunnya daya listrik. Selain itu keterampilan pelaksana dalam melakukan kegiatan kultur juga menyebabkan besarnya kontaminasi yang terjadi. Hasil penelitian Babu, *et al.*, (2005) pada tanaman jahe *in vitro* menunjukkan bahwa hanya 50%

tanaman yang dikuluturkan dapat hidup, sedangkan yang lainnya mengalami kematian akibat adanya kontaminasi.

Kontaminasi pada media kultur terutama terjadi akibat adanya tetesan air (uap air)yang terbentuk selama proses kultur. Hal ini dapat terjadi sebagai akibat proses respirasi dari selsel pada jaringan eksplan serta penguapan dari hasil sterilisasi dengan menggunakan autoclave pada suhu tinggi. Dengan kondisi tersebut menyebabkan pembusukan jaringan eksplan. Hal ini terbukti dengan ditemukannya jamur *Aspergillus* sp. Jamur ini umumnya tersebar di udara bebas (*air borne fungi*).

Selain itu ditemukannya juga bakteri yang mengurai medium, karena kontaminasi dari uap air, yaitu *Lactbacillus* sp dan *Acetobacter* sp (Gambar 2). Bakteri *Lactobacillus* sp, merupakan bakteri yang dalam metabolismenya menggunakan protein, karbohidrat, lemak dan komponen makanan lainnya sebagai sumber karbon untuk pertumbuhannya. Dengan adanya bakteri ini menyebabkan perubahan yang dapat dlihat pada medium antara lain; perubahan warna, pembentukan kekeruhan, dan pembentukan lendir, sehingga dapat menimbulkan bau gas, bau asam, bau alkohol dan berbagai perubahan lain. Beberapa bakteri dapat mengoksidasi karbohidrat secara lengkap menjadi  $CO_2$  dan  $H_2O$ , atau memecahnya menjadi asam, alkohol, aldehida atau keton. Bakteri juga dapat memecah protein yang terdapat medium menjadi polipeptida, asam amino, amonia dan amine. Sedangkan bakteri *Acetobacter* sp merupakan kelompok bakteri yang dapat mengasosiasi asam amino secara lengkap menjadi  $CO_2$  dan  $H_2O$ , dengan membebaskan amonia, serta melepaskan  $H_2$  S, jika asam aminonya mengandung grup sulfidril. Kebanyakan bakteri jenis kelompok ini dapat tumbuh pada medium sederhana yang hanya terdiri dari mineral penting, amonia, dan karbohidrat atau asetat sebagai sumber karbon.



Gambar 4. Jamur Colletotrichum sp ditemukan diantara koloni Aspergillus sp.

Hasil observasi dengan menggunakan mikroskop menunjukkan adanya jamur *Colletotrichum* sp yang ditemukan diantara koloni *Aspergillus sp.* Jamur *Colletotrichum sp* ini diduga sebagai pathogen utama penyebab penyakit pada jahe. Namun jumlah yang ditemukan sangat kecil sehingga dapat dikatakan hampir tidak ada (Gambar 3).

Proses sterilisasi eksternal dan internal dilakukan dengan berbagai modifikasi untuk mendapatkan eksplan steril. Tingginya kontaminasi selama proses inisiasi menyebabkan penelitian dilakukan secara berulang kali untuk menginisiasi tunas mikro dan kalus embriogenik. Berbagai cara sterilisasi telah dilakukan pada jahe gajah dan jahe merah untuk memperoleh eksplan yang steril. Tingkat keberhasilan sterilisasi jahe gajah berkisar antara 30%-63.64%, sedangkan untuk jahe merah berkisar antara 0 % -11.36 % (Bakti, *et al.*, ).

#### Tahap 1. Inisiasi Tunas Mikro melalui Kultur Meristem

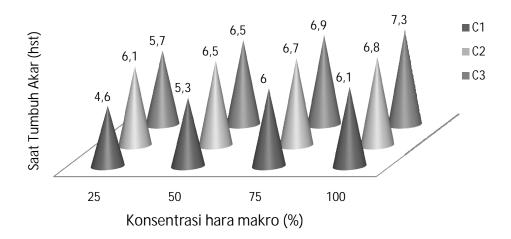
#### 1. Saat Tumbuh Tunas

Perlakuan pemberian berbagai taraf konsentrasi hara makro dan bentuk fisik media untuk menstimulasi pembentukan tunas mikro jahe memberikan pengaruh yang tidak berbeda nyata pada analisis keragaman pada taraf 5%. Perlakuan pemberian konsentrasi hara makro secara tunggal maupun perlakuan bentuk fisik media secara tunggal juga memberikan pengaruh yang tidak kberbeda nyata terhadap saat pembentukan tunas mikro jahe.

Hasil penelitian ini menunjukkan bahwa stimulasi pembentukan tunas mikro jahe tidak dapat terjadi tanpa adanya perlakuan yang diberikan. Dengan kata lain, saat pembentukan tunas mikro dapat terjadi hanya karena faktor-faktor endogen yang dimiliki eksplan jahe yang dikulturkan. Hasil penelitian Marlin (2002) pada tanaman jahe menunjukkan pemberian BAP sampai dengan 10 mg/L memberikan pengaruh yang tidak berbeda nyata pada rerata saat tumbuh tunas.

#### 2. Saat Tumbuh Akar

Hasil analisis keragaman menunjukkan bahwa pemberian konsentrasi hara makro dan bentuk media secara tunggal memberikan pengaruh yang tidak berbeda nyata terhadap rerata saat tumbuh akar pada eksplan jahe *in vitro*. Namun interaksi antara perlakuan ini memberikan pengaruh yang berbeda nyata pada rerata saat tumbuh akar.



Gambar 5. Pengaruh pemberian hara makro dan bentuk media terhadap rerata saat tumbuh akar pada rimpang mikro jahe *in vitro*.

Peningkatan pemberian konsentrasi hara makro yang berinteraksi dengan semua bentuk media, menyebabkan semakin lama waktu yang dibutuh eksplan untuk membentuk akar (Gambar 4). Peningkatan waktu yang dibutuhkan ini terjadi secara linier dengan semakin meningkatnya konsentrasi hara makro. Dengan kata lain, interaksi antara konsentrasi hara makro 25 % dengan semua bentuk media menghasilkan rerata saat tumbuh akar yang cepat. Pembentukan akar tercepat diperoleh pada perlakuan media padat dengan konsentrasi hara makro 25 %, yaitu sebesar 4,6 hst. Sebaliknya, peningkatan konsentrasi hara makro lebih dari 25 % untuk semua bentuk media menyebabkan rerata saat tumbuh akar menjadi semakin lama. Perlakuan yang paling lama membentuk akar adalah pemberian 100 % hara makro yang dikombinasikan dengan bentuk media cair + 1 ppm CAP (M4C3), yang menghasilkan rerata saat tumbuh akar 7,3 hst.

Perlakuan konsentrasi hara makro dengan 25 % pada media tanam yang dikombinasikan pada semua bentuk media perlakuan menghasilkan rerata saat tumbuh akar

tercepat dibandingkan dengan konsentrasi hara makro perlakuan lainnya dan peningkatan konsentrasi ini mengakibatkan penurunan rerata saat tumbuh akar pada semua bentuk media kombinasi. Hal ini disebabkan pada media konsentrasi rendah memacu eksplan untuk membentuk akar lebih cepat karena difusi unsur hara ke dalam eskplan sedikit dan ini sesuai dengan teori intersepsi akar. Penjelasan ini sesuai dengan pernyataan George dan Sherrington (1984) mengemukakan bahwa hara makro pada konsentrasi yang rendah baik untuk induksi pembentukan akar (*root initiation*). Pada konsentrasi hara makro yang cukup (100%) tanaman tidak perlu melakukan intersepsi akar terhadap unsur hara, sehingga tanaman tidak memacu pertumbuhan akar melainkan memacu pertumbuhan tunas. Hal ini mengakibatkan pada konsentrasi 100 % hara makro perlakuan merupakan waktu rerata terlama eskplan membentuk akar.

#### 3. Jumlah Tunas

Hasil analisis keragaman menunjukkan bahwa bentuk media memberikan pengaruh yang berbeda nyata terhadap jumlah tunas, tetapi interaksi antara bentuk media dan konsentrasi hara makro maupun konsentrasi hara makro secara tunggal tidak memberikan pengaruh yang berbeda nyata terhadap jumlah tunas jahe *in vitro* (10 minggu kultur). Hasil uji DMRT taraf 5% untuk pengaruh bentuk media terhadap jumlah tunas disajikan pada Tabel 1 berikut.

Tabel 1. Pengaruh bentuk media terhadap jumlah tunas jahe *in vitro* (10 minggu kultur)

Perlakuan	Rerata jumlah tunas
Media padat	4.0 A
Media padat dengan media cair	5.5 B
Media padat dengan media cair + CAP	4.5 a b

Keterangan : Angka-angka diikuti oleh huruf yang sama berbeda tidak nyata pada uji DMRT taraf 5%.

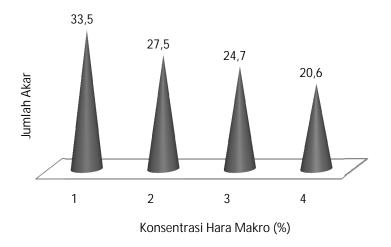
Adanya penambahan media cair dalam media padat (*double layer*) pada kultur jahe menghasilkan jumlah tunas yang lebih tinggi (5,5 tunas/eksplan) dibandingkan pada media padat saja (4 tunas/eksplan). Namun, penambahan CAP dalam media *doble layer* menunjukkan hasil yang tidak berbeda nyata dengan jumlah tunas yang terdapat dalam media padat. Adanya penambahan media cair dalam media yang padat menyebabkan kontak antara eksplan dengan media semakin luas. Dengan demikian, penyerapan nutrisi oleh akar menjadi lebih baik sehingga meningkatkan pertumbuhan dan perkembangan tanaman. Menurut Krikorian (1982), suplai nutrisi dalam media kultur sangat menentukan proses morfogenesis *in vitro*.

Hasil penelitian menunjukkan pula bahwa penambahan media cair + CAP 1 ppm tidak memberikan pengaruh yang berbeda pada peningkatan jumlah tunas. Hal ini menegaskan pula bahwa komposisi nutrisi yang ada dalam MS media cair telah mencukupi untuk pertumbuhan tunas jahe *in vitro*. Dengan demikian, penambahan CAP 1 ppm tidak memberikan pengaruh yang nyata terhadap jumlah tunas. Sejalan dengan pendapat Gunawan (1988) bahwa media MS adalah media yang paling cocok untuk hampir semua jenis tanaman. Komposisi media

MS telah cukup mengandung hara makro, hara mikro, dan vitamin (George dan Sherrington, 1984).

#### 4. Jumlah Akar

Hasil analisis keragaman menunjukkan bahwa pemberian konsentrasi hara makro dan bentuk media secara tunggal memberikan pengaruh yang nyata terhadap rerata jumlah akar *in vitro*. Namun interaksi antara kedua perlakuan tidak memberikan pengaruh yang berbeda nyata terhadap jumlah akar. Hasil uji lanjut *orthogonal polynomial* pada pengaruh pemberian konsentrasi hara makro disajikan pada Gambar 5 berikut.



Gambar 6. Pengaruh pemberian Hara makro terhadap rerata jumlah akar tanaman jahe *in vitro*.

Hasil penelitian menunjukkan bahwa pada konsentrasi hara makro 25 % dihasilkan rerata jumlah akar tertinggi yaitu 33.5 akar/eksplan. Peningkatan konsentrasi hara makro lebih dari 25 % hingga konsentrasi 100 % menyebabkan penurunan jumlah akar, dengan jumlah akar terendah yaitu 20.6 akar/eksplan. Hasil ini menunjukkan bahwa pembentukan organ

tanaman jahe *in vitro* membutuhkan hara makro dalam konsentrasi yang rendah. Konsentrasi hara makro yang tinggi dalam media, justru mengakibatkan terhambatnya pembentukan akar. George dan Sherrington (1984) mengemukakan bahwa hara makro pada konsentrasi yang rendah baik untuk induksi pembentukan akar (*root initiation*). Pada konsentrasi hara yang rendah menyebabkan difusi hara dari media ke dalam sel tanaman menjadi semakin kecil (Salisbury dan Ross, 1995). Sesuai dengan teori intersepsi akar, sel-sel tanaman akan terpacu berdifferensiasi membentuk akar pada kondisi konsentrasi nutrisi dalam media rendah.

Hasil uji DMRT taraf 5 % pada pengaruh bentuk media terhadap jumlah akar disajikan pada Tabel 2 berikut.

Tabel 2. Pengaruh bentuk media terhadap jumlah akar jahe i*n vitro* (10 minggu kultur)

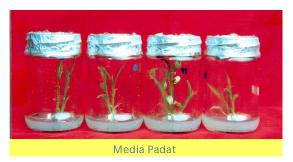
Perlakuan	Rerata jumlah akar
Media padat	23.8 b
Media padat dengan media cair	32.5 a
Media padat dengan media cair + CAP	21.0 b

Keterangan : Angka yang diikuti oleh huruf yang sama berbeda tidak nyata pada uji DMRT taraf 5 %.

Pada media dengan penambahan media cair menghasilkan rerata jumlah akar yang lebih tinggi dibandingkan perlakuan lainnya, yaitu 32,5 akar/eksplan. Hasil ini menunjukkan bahwa pemberian media cair mampu menstimulir pembentukan akar jahe *in vitro*. Hal ini dapat terjadi karena adanya kontak eksplan dengan media lebih banyak sehingga memperluas permukaan penyerapan hara dari media (Marlin, 1998; Rineksane, 2000) Menurut Debergh (1983), bentuk fisik media kultur sangat mempengaruhi penyerapan dan pemanfaatan hara

bagi tanaman kultur. Sedangkan pada media padat tanpa penambahan media cair, ataupun media padat dengan penambahan media cair + CAP, menghasilkan rerata jumlah akar yang tidak berbeda nyata, dengan jumlah akar 23,8 dan 21 akar/eksplan.

Hasil penelitian menunjukkan pula bahwa penggunaan MS media cair dapat meningkatkan pembentukan jumlah akar jahe *in vitro*. Adanya komposisi hara makro, hara mikro dan vitamin yang lengkap dalam MS media cair sangat diperlukan oleh tanaman untuk meningkatkan pembentukan akar. Penambahan media cair + CAP 1 ppm tidak memberikan pengaruh yang dapat meningkatkan jumlah akar dibandingkan pemberian media cair saja, karena vitamin yang ada di dalam media MS sudah cukup untuk pembentukan akar jahe *in vitro*.





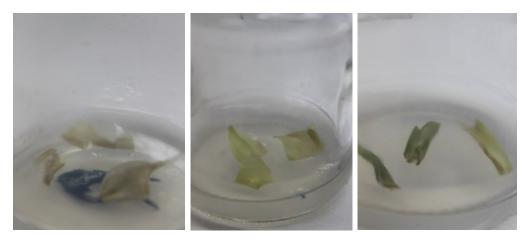


Gambar 7. Pertumbuhan tunas mikro jahe pada pemberian 25, 50, 75 dan 100 % hara makro pada berbagai bentuk media

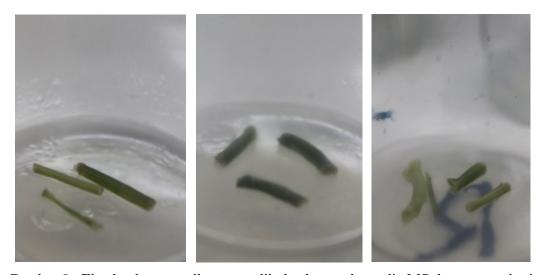
Hasil yang diperoleh dari tahap 1 (inisiasi tunas mikro) telah dipublikasikan dalam International Seminar on Spice, Medicinal and Aromatic Plants (SMAPs) pada tanggal 28 Agustus 2013 di Jakarta Convention Center, Jakarta. Pada seminar internasional tersebut, hasil penelitian tahap 1 ini telah disampaikan dalam bentuk presentasi dalam bahasa Inggris. Makalah akan diterbitkan dalam bentuk prosiding (*in process*), Buku Kumpulan Abstrak dari makalah sesi presentasi oral dan bentuk poster dapat dilihat pada Lampiran. Seminar tersebut diikuti oleh 132 peserta dari dalam dan luar negeri. Peserta seminar merupakan peneliti, dosen perguruan tinggi, praktisi, industri tanaman obat dan rempah, pengusaha/ pedagang eksportir, serta pihak pemerintah selaku pembuat kebijakan yang berkaitan dengan kemajuan pengetahuan dalam bidang tanaman obat dan rempah. Pemakalah dari luar negeri meliputi : India, Thailand, Vietnam, Sri Lanka, Brazil, Switzerland, Malaysia dan Filiphina (Lampiran)

### Tahap 2. Pembentukan Kalus Embriogenik

Proses pembentukan kalus dapat diinisiasi langsung dari berbagai jaringan. Dalam kultur jahe yang dilakukan, eksplan yang digunakan berasal dari jaringan daun, batang semu dan akar mikro dari hasil kultur *in vitro*. Pemilihan jenis eksplan sangat menentukan pertumbuhan planlet menjadi haploid atau diploid (Akin-Idowu *et al.*, 2009).



Gambar 8. Eksplan daun mikro yang dikulturkan pada media MS dengan pemberian 1, 5, dan 10 ppm NAA (1 mst)

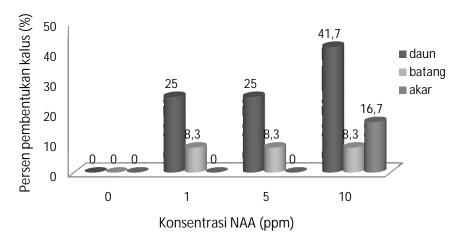


Gambar 9. Eksplan batang mikro yang dikulturkan pada media MS dengan pemberian 1, 5, dan 10 ppm NAA (1 mst)

Pembentukan kalus dapat distimulasi dengan pemberian zat pengatur tumbuh, auksin dan sitokinin. Hasil penelitian menunjukkan rendahnya kemampuan tumbuh eksplan yang dikulturkan dalam membentuk kalus embriogenik pada pemberian NAA (Gambar 9). Persen pembentukan kalus tertinggi dari eksplan daun hanya mencapai 41,7 % pada media dengan pemberian 10 ppm NAA. Sedangkan pada media tanpa pemberian auksin tidak terbentuk

kalus hingga minggu kelima kultur. Hasil penelitian juga menunjukkan bahwa peningkatan konsentrasi NAA yang diberikan dalam media kultur dapat meningkatkan persen pembentukan kalus. Hal ini menunjukkan pentingnya pemberian ZPT dalam bentuk NAA dalam menstimulasi pembentukan kalus *in vitro*. Nasirujjaman *et al.* (2005) menumbuhkan rimpang *Curcuma longa* pada media MS dengan penambahan 4 ppm BA dan 1 ppm NAA.

Umumnya auksin meningkatkan pemanjangan sel, pembelahan sel, dan pembentukan akar adventif, dalam medium kultur auksin dibutuhkan untuk meningkatkan embryogenesis somatic pada kultur suspense sel. Konsentrasi auksin yang tinggi akan merangsang pembentukan kalus dan menekan morfogenesis (George dan Sherrington, 1984).

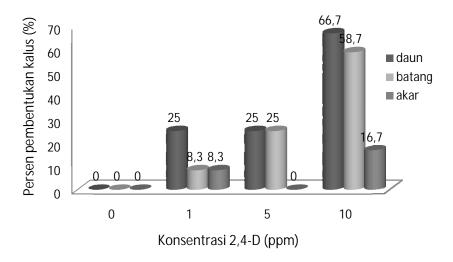


Gambar 10. Pengaruh pemberian NAA dan jenis eksplan terhadap persen pembentukan kalus (5 mst)

Hasil penelitian Bakti *et al.* ( ) menyatakan bahwa untuk tujuan perbanyakan jahe melalui pembentukan tunas aksilar dan tunas adventif perlakuan 1 ppm NAA merupakan perlakuan yang lebih baik dari perlakuan lainnya, sedangkan untuk tujuan induksi kalus embriogenik NAA tidak bisa digunakan karena tidak bisa menginduksi terbentuknya kalus. Namun demikian, Babu (1997) dapat menghasilkan kalus tanaman jahe dari eksplan yang

berasal dari mata tunas, daun muda, ovari, dan anther. Kalus tersebut diinisiasi pada media MS dengan pemberian 0.5 hingga 5 ppm NAA. Pada konsentrasi terbaik 3 ppm NAA.

Penggunaan auksin dalam menstimulasi pembentukan kalus *in vitro* telah dilaporkan beberapa peneliti. Selain auksin dari jenis NAA, pembentukan kalus juga dapat distimulasi dengan penggunaan 2,4-D. Hasil penelitian Marlin *dkk.* (2012) menunjukkan bahwa pertumbuhan kalus pisang terbesar (diameter = 2.5 cm) terbentuk dari eksplan yang dikulturkan pada media dengan 30 g.L sukrosa dan 2 ppm BAP : 2-4 ppm 2,4-D. Hasil penelitian Babu (1997) menunjukkan pula bahwa pemberian auksin dapat menginduksi pembentukan kalus. Auksin dalam bentuk 2,4-D merupakan jenis auksin yang paling efektif dalam menginduksi pembentukan kalus dari semua eksplan yang dicobakan. Konsentrasi 2,4-D yang digunakan adalah 0,5 hingga 5 ppm.



Gambar 11. Pengaruh pemberian 2,4-D dan jenis eksplan terhadap persen pembentukan kalus (5 mst)

Pemberian auksin dalam bentuk 2,4-D dan NAA sangat diperlukan untuk membentuk kalus pada tanaman cabe (Aniel Kumar *et al.*, 2010).

Pembentukan kalus pada beberapa jenis eksplan (daun, batang dan akar mikro) menunjukkan adanya peningkatan persentase pembentukan kalus pada media dengan pemberian 2,4-D. Pembentukan kalus tertinggi (66,7 %) diperoleh pada kultur daun pada media dengan pemberian 10 ppm 2,4-D. Peningkatan persen pembentukan kalus terjadi dengan semakin meningkatnya konsentrasi 2,4-D yang diberikan hingga 10 ppm. Pada media tanpa pemberian 2,4-D tidak terjadi pembentukan kalus hingga 5 minggu kultur. Hal ini semakin membuktikan kemampuan auksin terutama 2,4-D dalam menstimulasi pembentukan kalus in vitro. Hasil penelitian Bakti et al. ( ) menunjukkan bahwa kalus embriogenik dihasilkan pada perlakuan picloram 10 dan 20 mg/l. Namun demikian kalus embriogenik tersebut tidak berhasil diregenerasi menjadi tunas pada semua media yang dicoba. Tetapi hasil penelitian yang didapatkan oleh Aniel Kumar et al. (2010) menunjukkan bahwa pembentukan kalus menjadi menurun pada media dengan pemberian 2,4-D dan NAA dalam konsentrasi yang lebih tinggi dari 1 mg.L. Namun adanya penambahan 2,4-D ke dalam media kultur sangat diperlukan untuk menghasilkan kalus embriogenik (George dan Sherrington, 1984).

Hasil penelitian menunjukkan bahwa eksplan yang berasal dari daun mikro memberikan respon yang terbaik dalam persen pembentukan kalus dibandingkan dengan eksplan yang berasal dari batang maupun akar mikro. Hal ini sejalan dengan penelitian (Sultana *et al., (2009)* yang menunjukkan bahwa persen pembentukan kalus tertinggi (67.07%) diperoleh dari eksplan daun muda. Sedangkan eksplan yang berasal dari akar menunjukkan persen pembentukan kalus yang terendah (47.97%). Kemampuan eksplan untuk membentuk kalus sangat berbeda tergantung jenis eksplan yang digunakan. Pembentukan kalus terbaik diperoleh da**r**i eksplan yang berasal mata tunas (Babu, 1997).

### **BAB VI**

### RENCANA TAHAPAN TAHUN KEDUA (II)

Rencana penelitian Tahun kedua terdiri dari 3 tahap penelitian untuk memproduksi planlet jahe melalui kultur embrio somatik.

#### TAHAP 1. MATURASI EMBROID

Kalus embriogenik yang dihasilkan dari kultur *in vitro* pada tahun pertama selanjutnya dikulturkan pada media maturasi embrioid. Masing-masing kalus embriogenik dipotong dengan ukuran 2 m³ dikulturkan pada media dengan berbagai perlakuan untuk memacu pematangan embrioid. Perlakuan yang diberikan meliputi ;

 $M_1 = \ 25 \ \% \ NH_4NO_3 + 2 \ ppm \ BAP + 2 \ ppm \ NAA$ 

 $M_2 = 50 \% NH_4NO_3 + 2 ppm BAP + 2 ppm NAA$ 

 $M_3 = 75 \% NH_4NO_3 + 2 ppm BAP + 2 ppm NAA$ 

 $M_4 = 100 \% NH_4NO_3 + 2 ppm BAP + 2 ppm NAA$ 

 $M_5 = 25 \% NH_4NO_3 + 2 ppm BAP + 2 ppm 2,4-D$ 

 $M_6 = 50 \% NH_4NO_3 + 2 ppm BAP + 2 ppm 2,4-D$ 

 $M_7 = 75 \% NH_4NO_3 + 2 ppm BAP + 2 ppm 2,4-D$ 

 $M_8 = 100 \% NH_4NO_3 + 2 ppm BAP + 2 ppm 2,4-D$ 

Masing-masing perlakuan dilakukan dengan 3 ulangan dengan masing-masing 3 sampel.

Media kultur merupakan media MS dengan penambahan 3% sukrosa, dan 7 g.L<sup>-1</sup> agar. pH media ditetapkan menjadi 5,8 sebelum sterilisasi. Proses sterilisasi dilakuan dengan

menggunakan autoclave dengan suhu 121°C, tekanan 15 psi, selama 20 menit. Media diinkubasi selama 1 minggu dalam ruang kultur. Penanaman dilakukan dengan cara mentransfer kalus embriogenik dengan ukuran 2 m³. Masing-masing botol kultur ditanamkan 3 potongan kalus. Botol kultur selanjutnya dipelihara di ruang kultur, pada suhu 18°C. Pengamatan terhadap pertumbuhan kalus dilakukan sejak tanam hingga 12 minggu penananaman.

### TAHAP 2. PERKECAMBAHAN EMBRIOID

Perkecambahan embrioid dilakukan terhadap embrioid yang matang dari hasil kultur sebelumnya. Embrioid yang telah matang yaitu embrioid yang telah memasuki tahap hati (heart shape) dan tahap torpedo (torpedo shape). Masing-masing embrioid dikulturkan secara individual pada media perlakuan untuk perkecambahannya. Perlakuan yang diberikan yaitu:

### 1. Inisiasi pada kondisi gelap

 $S_1 = 3 \%$  sukrosa + 1 g.L-1 arang aktif

 $S_2 = 6 \%$  sukrosa + 1 g.L-1 arang aktif

 $S_3 = 3 \%$  sukrosa + 2 g.L-1 arang aktif

 $S_4 = 6 \%$  sukrosa + 2 g.L-1 arang aktif

### 2. Inisiasi pada Kondisi terang

 $S_1 = 3 \%$  sukrosa + 1 g.L-1 arang aktif

 $S_2 = 6 \%$  sukrosa + 1 g.L-1 arang aktif

 $S_3 = 3 \%$  sukrosa + 2 g.L-1 arang aktif

 $S_4 = 6 \%$  sukrosa + 2 g.L-1 arang aktif

Penanaman eksplan dilakukan di dalam laminar air flow cabinet yang telah disterilkan dengan lampu UV. Satu jam sebelum penanaman lampu UV dimatikan dan blower segera dinyalakan. Penyemprotan dengan menggunakan alkohol 70 % dilakuan pada seluruh bagian dalam LAC. Penanaman dilakukan dengan mentransfer embroid yang telah matang pada media sesuai perlakuan.

Perlakuan kondisi gelap dilakukan dengan cara menutup rak penanaman dengan kain yang berwarna hitam selama periode kultur (12 minggu). Sedangan perlakuan dengan kondisi yang terang dilakukan dengan memberikan penyinaran di dalam ruang kultur sekama 16 jam penyinaran dengan cahaya lampu  $\pm$  1000 lux. Pengamatan terhadap perkecambahan embrio dilakukan sejak penanaman hingga 12 minggu kultur.

### **BAB VII**

### KESIMPULAN DAN SARAN

### 7.1. KESIMPULAN

- Peningkatan pemberian konsentrasi hara makro menyebabkan semakin lama waktu yang dibutuh eksplan untuk membentuk akar dan menurunkan jumlah akar mikro jahe, dengan jumlah akar terendah yaitu 20.6 akar/eksplan.
- 2. Adanya penambahan media cair dalam media padat (*double layer*) pada kultur jahe menghasilkan jumlah tunas yang lebih tinggi (5,5 tunas/eksplan) dan jumlah akar tertinggi (32,5 akar/eksplan).
- Peningkatan konsentrasi NAA hingga 10 ppm dalam media kultur dapat meningkatkan persen pembentukan kalus (41,7 %). Sedangkan pada kultur daun dalam media dengan pemberian 10 ppm 2,4-D diperoleh persen pembentukan kalus tertinggi (66,7 %). Pembentukan kalus embriogenik merupakan potensi pengembangan benih jahe bebas penyakit layu bakteri.

## 7.2. SARAN

Penyediaan benih jahe sehat merupakan kendala utama dalam budidaya jahe. Upaya pengembangan benih sehat melalui teknik *in vitro* merupakan langkah penting dalam menghasilkan benih jahe sehat. Keberhasilan mendapatkan kalus embriogenik melalui kultur daun mikro jahe perlu dikembangkan lebih lanjut untuk menghasilkan embroid somatik yang selanjutnya dapat menjadi bahan perbanyakan tanaman jahe secara massal.

#### DAFTAR PUSTAKA

- Akin-Idowu, P.E., D.O. Ibitoye, and O.T. Ademoyegun. 2009. Tissue culture as a plant production tehnique for horticultural crops. African Journal of Biotechnology. 8(16): 3782-3788.
- Ammirato, P.V. 1986. Control and Expression of Morphogenesis in Culture. *Ed by :* Withers, LA. Withers and P.G. Alderson. Plant Tissue Culture and Its Agricultural Applications. Butterworths University Press. Cambridge.
- Aniel Kumar, O., S. Subba Tata, and T. Rupavati. 2010. *In vitro* induction of callusogenesis in chilli peppers (*Capsicum annum* L.). International Journal of Current Research. 3: 42-45.
- Anonim. 2001. Penumbuhan dan Pengembangan Kebun Sentra Penangkaran Benih Jahe Varitas Gajah dalam Rangka Meningkatkan Daya Saing Komoditas Perkebunan. Dinas Perkebunan Propinsi Bengkulu. Bengkulu. (*Tidak Dipublikasikan*).
- Babu, K.N., K. Samsudeen, D. Minoo, S.P. Geetha, and P.N. Ravindran. 2005. Tissue culture and biotechnologi of ginger. *In*: Ravindran, P.N., and K.N. Babu (*eds.*). Ginger The Genus Zingiber. CRC Press. 87-180.
- Babu, N.K. 1997. *In vitro studies in ginger, Zingiber officinale Rosc.* Unpublished Ph.D. Thesis, University of Calicut, Kerala, India.
- Bakti, C., GA Wattimena, dan Witjaksono. Embriogenesis somatik jahe pada berbagai zat pengatur tumbuh (*Zingiber officinale* Rosc.)
- Bhojwani, S.S. (ed.). 1990. Plant Tissue Culture: Applications and Limitations. Elsevier. Amsterdam.
- Bustamam, H. 1993. Pengaruh seed treatment dan soil treatment terhadap pengendalian penyakit layu bakteri yang disebabkan oleh *P. Solanacearum*. Laporan Penelitian Lembaga Penelitian UNIB. Bengkulu. (*Tidak dipublikasikan*).
- Bustamam, H. 1997. Patogenesis dua belas isolat *Pseudomonas solanacearum* dan ketahanan beberapa klon jahe di Bengkulu. Jurnal Penelitian UNIB (8): 53-57.
- Debergh, P.C. 1983. Effects of Agar Brands and Concentration on Tissue Culture Medium. Physiologia Pl., 59; 270-276.
- Dohroo, N.P. 2005. Deseases of Ginger. *In*: Ravindran, P.N., and K.N. Babu (*eds.*). Ginger The Genus Zingiber. CRC Press. 87-180.

- Fujime, Y., M.M. Ono, and R. Kudou. 1994. Effect of Rotation Rate in Orbital Shaking Culture on Embryoid Formation of Garlic. Acta Horticulturae 358: 199-203.
- George, E.F. and T.D. Sherrington, 1984. Plant Propagatin by Tissue Culture. Handbook and Directionary of Commercial Laboratories. Exegetic Ltd. England.
- Gunawan, L.W. 1988. Teknik Kultur Jaringan Tumbuhan. Laboratorium Kultur jaringan Tumbuhan Pusat Antar Universitas (PAU) Bioteknologi Institut Pertanian Bogor. Bogor.
- Hariyanto. 1983. Petunjuk Bertanam dan Kegunaan Jahe. Penerbit Karya Anda. Surabaya.
- Hepperly, P., F. Zee, R. Kai, C. Arakawa, M. Meisner, B. Kratky, K. Hamamoto, and D. Sato. 2004. Producing Bacterial Wilt–Free Ginger in Greenhouse Culture. Soil and Crop Management 8:1-6.
- Hosoki, T. And Y. Sakawa. 1977. Clonal Propagation of Ginger through Tissue Culture. HortSci. 12: 451-452.
- Kavyashree, R. 2009. An efficient *in vitro* protocol for clonal multiplication of Ginger var. Varada. Indian Journal Biotechnology. 8:328-331.
- Krikorian, A.D. 1982. Cloning Higher Plants from Aseptically Cultured Tissues and Cells. Biol. Rev. 57: 59-88.
- Lee, Y.B., Y.S. Kim, and C.R. Ashmore. 1986. Antioxydant Property in Ginger Rhizomes and Its Application to Meat Products. J. Food Sci. 51(1): 20-23.
- Malu, S.P., G.O. Obochi, E.N. Tawo, and B.E. Nyong. 2009. Antimicrobial activity and medicinal properties of ginger (*Zingiber officinale*). Global J pure & App Sci 15(3):365-368.
- Marlin, Bustamam, H., dan Taufik, M., 2003. Produksi bibit jahe bebas penyakit layu akteri dengan pembentkan rimpang mikro secara in vitro. Laporan Penelitian Hibah Bersaing. Lembaga Penelitian Universitas Bengkulu. Tidak dipublikasikan.
- Marlin, N. Agnestiana, L.U. Hakim, dan E. Damayanti. 2005. Mikropropagasi Pisang Ambon Curup. Laporan Penelitian Program Kreativitas Mahasiswa. Lembaga Penelitian Universitas Bengkulu. Bengkulu
- Marlin, Yulian, Hermansyah. 2012. Inisiasi Kalus Embriogenik pada Kultur Jantung Pisang 'Curup' dengan Pemberian Sukrosa, BAP dan 2,4-D. J. Agrivigor 11(2): 276-284, Mei Agustus 2012; ISSN 1412-2286-276
- Marlin. 1998. High Multiplication of Plant Regeneration of Garlic (*Allium sativum L.*) in *vitro*. Akta Agrosia II (2)57-60.

- Marlin. 2000. Proliferasi tunas jahe (*Zingiber officinale* rosc.) dengan pemberian sukrosa pada statik dan agitatik kultur *in vitro*. Laporan Penelitian Pada Lembaga Penelitian Universitas Bengkulu.
- Marlin. 2001. Regenerasi planlet jahe (*Zingiber officinale* Rosc.) *in vitro* dengan pemberian nitrogen pada berbagai bentuk media subkultur. Laporan Penelitian Lembaga Penelitian UNIB. Bengkulu.
- Marlin. 2002. Stimulasi pembentukan rimpang mikro jahe dengan pemberian sukrosa c BAP. Penelitian pada Laboratorium Bioteknologi dan kultur jaringan Tanan Fakultas Pertanian UNIB. Bengkulu.
- Marlin. 2005. Regenerasi *in vitro* Plantlet Jahe Bebas Penyakit Layu Bakteri pada Beberapa Taraf Konsentrasi 6- *Benzyl Amino Purine* (BAP) dan 1-*Naphthalene Acetic Acid* (NAA). (Jurnal Ilmu Pertanian Indonesia VII (1) 8-14.
- Masuda, T. And A. Jitoe. 1995. Phenylbutenoid monomers from the rhizomes of *Z. Cassumnar. In:* Weiss, E.A. 1997. Essential oil Crops. Cab International. New York.
- Murashige, T. and F. Skoog. 1962. A revised medium for rapid growth and bioassays with tobacco tissue cultures. Physiol. Plant. 15:473-497.
- Nasirujjaman, K., M. S. Udden, S. Zaman, and M.A. Reza. 2005. Micropropagation of turmeric (*Curcuma longa* L.) through in vitro rhizome bud culture. Journal of Biological Sciences, 5: 490-492.
- Nduka, S.O, J.M. Okonta, and C.O. Esimone. 2012. Invivo evaluation of the effect of *Allium sativum* on the pharmacokinetic parameters of Ciprofloxacin and Isoniazid. Inter. J drug Dis. 4(1) pp 123-7.
- Ravindran, P.N., and K.N. Babu (*eds.*). 2005. Ginger The Genus Zingiber. CRC Press. 87-180.
- Rineksane, I.A. 2000. Pengaruh arang aktif pada pertumbuhan akar manggis secara *in vitro* AgrUMY Vol VIII (1); 24-29.
- Rostiana O., A. Abdullah, Taryono dan E.A. Hadad. 1991. Jenis-jenis tanaman jahe. Edisi Khusus Littro VII (I): 7-10
- Salisbury, F.B. dan C.W. Ross. 1995. Fisiologi Tumbuhan Jilid 3. (*Terjemahan*). Institut Teknologi Bandung. Bandung.
- Semangun. 1991. Penyakit-penyakit tanaman hortikultura di Indonesia. Gadjah Mada Press. Yogyakarta.

- Skoog, F. dan C.O. Miller. 1957. Chemical Regulation of Growth and Organ Formation in Plant Tissue Culture *in vitro*. Symp. Soc. Exp. Biol. 11:118-131.
- Sultana, A., L. Hassan, S. D. Ahmad, A.H. Shah, F. Batool, M.A. Islam, R. Rahman, and S. Moonmoon. 2009. *In vitro* regeneration of ginger using leaf, shoot tip and root explants *Pak. J. Bot.*, 41(4): 1667-1676, 2009.
- Warreing, P.F. and I.D.J. Phillips. 1981. Growth and differentiation in Plants. Pergamon Press 3<sup>rd</sup> Ed.
- Ziv, M. 1986. In vitro Hardening and Acclimatization of Tissue Culture Plants. *Ed. By*:LA. Withers and P.G. Alderson. Plant Tissue Culture and Its Agricultural Applications. Butterworths University Press. Cambridge.

Lampipan

Lampiran 1. Komposisi media Murashige dan Skoog (1962)

BAHAN KIMIA KEBUTUHAN (mg/L)		STOK	KEPEKATAN
NH4NO3	1650	А	50
KNO3	1900	В	50
CaCl2.2H2O	440	С	100
MgSO4.7H2O	370	D	100
KH2PO4	170		
FeSO4.7H2O	27.8	E	200
Na2EDTA	37.3		
MnSO4.4H2O	22.3		
ZnSO4.7H2O	8.6		
H3BO3	6.2		
KI	0.83	F	200
Na2MoO4.2H2O	0.25		
CuSO4.5H2O	0.025		
CoCl2.6H2O	0.025		
Myo-inositol	100	G	10
Niacin	0.5		
Pyridoxine-HCl	0.5	H	100
Thiamine-HCI	0.1		
Glycine	2		

## Lampiran 2. Biografi/Riwayat Hidup Ketua Peneliti

Nama : Ir. Marlin, M.Sc

NIDN : 0014047002

NIP/NIK : 132086776/ 19700314 199403 2 002

Tempat dan Tanggal Lahir : Bengkulu, 14 Maret 1970

Jenis Kelamin : Perempuan

Agama : Islam

Golongan/Pangkat : IV a/ Lektor Kepala

Jabatan Akademik : Pembina

Perguruan Tinggi : Universitas Bengkulu

Alamat : Jl. Raya Kandang Limun Bengkulu

Telp/Fax : 0736-21170

Alamat Rumah : Jl. WR. Supratman No. 23 Kandang Limun Bengkulu

Telp/Fax : 0736-28765

Alamat e-mail : marlin\_iin@yahoo.com

## RIWAYAT PENDIDIKAN PERGURUAN TINGGI

TAHUN LULUS	PROGRAM PENDIDIKAN	PERGURUAN TINGGI	JURUSAN/PROGRAM STUDI
1993	<b>S</b> 1	Universitas Bengkulu	Budidaya Pertanian/
			Agronomi
1998	S2	Kagawa University	Agroindustrial Science/ Plant
		Japan	Biotechnology

## Pengalaman kerja

Institusi	Jabatan	Periode Kerja
Fakultas Pertanian UNIB	Asisten Ahli madya	1994-1998
Fakultas Pertanian UNIB	Asisten Ahli	1998-2002
Fakultas Pertanian UNIB	Lektor	2002-2007
Fakultas Pertanian UNIB	Lektor Kepala	2007-sekarang

## **Pengalaman Penelitian**

No.	Judul	Sumber Dana	Kedudukan	Tahun
1.	Effects of plant regulators and culture periods	Monbusho	Ketua	1998
	on embryogenesis and organogenesis in garlic		110000	1,,,,
	(Allium sativum L.) in vitro			
2.	Upaya Mempercepat Penyediaan Bibit	Dosen Muda,	Ketua	
	Bawang Putih (Allium sativum L.) melalui	DIKTI		1999
	Multiplikasi Langsung Meristem-tip.			
3.	Peningkatan Mutu dan Produksi Bibit Cabai	Starter	Ketua	
	(Capsicum annum L.) dengan Pelukaan	Grants, ADB		1999
	Hipokotil in vitro.			
4.	Proliferasi Tunas Jahe (Zingiber officinale	Research	Ketua	
	Rosc.) dengan Pemberian Sukrosa pada Statik	Grants Due-		2000
	dan Agitatik Kultur in vitro.	Project UNIB		
5.	Regenerasi Plantlet Jahe (Zingiber officinale	Research	Ketua	
	Rosc.) in vitro dengan Pemberian Nitrogen	Grants Due-		2001
	pada Berbagai Bentuk Media Subkultur.	Project UNIB		
6.	Stimulasi Rimpang Mikro Jahe (Zingiber	Research	Ketua	
	officinale Rosc.) dengan Pemberian BAP,	Grants Due-		2002
	GA3 dan Sukrosa.	Project UNIB		
7.	Mikropropagasi Bawang Putih (Allium	Dosen Muda	Ketua	
	sativum L.) dalam Media Cair dengan	DIKTI		2002
	Penambahan Substrat Pengganti Agar pada			
-	-	****	**	2002
8.			Ketua	
	, ,			2004
				2005
9.	,		Anggota	2005
		DIKII		
10		DLIV A2 Datah	Vatara	2006
10.			Ketua	2006
11			Ketue	2007
11.			Ketua	
		_		2000
12			Anggota	2009
12.	v v		Inggota	,
13			Ketua	
13.			110tuu	
				2011
	Bengkulu			
8. 9. 10. 11. 12. 13.	Beberapa Konsentrasi Sukrosa  Peningkatan Produksi Bibit Jahe Bebas Penyakit Layu Bakteri dengan Pembentukan Rimpang Mikro in vitro.  Produksi kalus kayu bawang (Protium javanicum burm.f) unggulan Bengkulu secara in vitro  Upaya penyediaan bibit Vanili (Vanilla planifolia Andr.) dengan pembentukan planlet in vitro  Upaya penyediaan bibit pisang Ambon 'Curup' Unggulan Propinsi Bengkulu dengan pembentukan planlet in vitro  Kajian Morfologi Struktur Kulit Biji Raflesia dengan Metode SEM  Pengembangan Teknologi Penyelamatan Embrio Cemara Laut (Casuarina equisetifolia) sebagai Upaya Pelestarian Kawasan Konservasi Wilayah Pesisir Kota Bengkulu	Hibah Bersaing XI DIKTI Dosen Muda DIKTI  PHK-A2 Batch I Jurusan BDP UNIB  Hibah Bersaing DIKTI Fundamental DIKTI Riset Unggulan UNIB	Ketua Anggota Ketua Anggota Anggota Ketua	2003- 2004 2005 2006 2007, 2008 2009, 2010 2010- 2011

14.	Stimulasi Pembentukan Planlet Pisang	Fundamental	Ketua	2011-
	'Ambon Curup' Unggulan Bengkulu melalui	DIKTI		2012
	Pembentukan Embrio Somatik pada Kultur			
	Bunga Jantan (Male Flower)			

## Publikasi Ilmiah yang relevan dengan proposal penelitian yang diajukan :

No.	Judul	Nama Jurnal/tahun
1.	High Multiplication of Plantlet Regeneration of Garlic <i>in vitro</i>	Jurnal Akta Agrosia II(2) 57-62. 1998
2.	Induction of <i>in vitro</i> Shoot and Root Differentiation By Callus Culture in Garlic ( <i>Allium sativum</i> L.)	Jurnal Akta Agrosia IV(1) 9-13. 2000.
3.	Proliferasi Tunas jahe ( <i>Zingiber officinale</i> Rosc.) <i>in vitro</i> dengan Pemberian Sukrosa dan Agar Powder.	Jurnal Akta Agrosia IV(2) 44-48. 2000.
4.	Regenerasi Plantlet Jahe ( <i>Zingiber officinale</i> Rosc.) dengan pemberian nitrogen pada berbagai bentuk media subkultur.	Akta Agrosia VI (1) 12-17. 2003
5.	Regenerasi <i>in vitro</i> Plantlet Jahe Bebas Penyakit Layu Bakteri pada Beberapa Taraf Konsentrasi 6- <i>Benzyl Amino Purine</i> (BAP) dan 1- <i>Naphthalene</i> <i>Acetic Acid</i> (NAA).	Jurnal Ilmu-ilmu Pertanian Indonesia VII (1) 8-14. 2005
6.	Pembentukan rimpang mikro jahe ( <i>Zingiber officinale</i> rosc.) dengan pemberian <i>benzyl amino purine</i> dan sukrosa secara <i>in vitro</i>	Akta Agrosia 8(2) 70-73. 2005
7.	Inisiasi pembentukan akar mikro panili secara <i>in vitro</i> dengan pemberian beberapa konsentrasi <i>Naphtalene Acetic Acid</i> dan arang aktif	Jurnal Ilmu-ilmu Pertanian Indonesia (2): 180-186, 2007
8.	Micropropagation of fungal-free Plantlet of Indigeneous Banana 'Ambon Curup' in Bengkulu.	Proceeding in International Seminar of Biotechnology, Biodiversity and Crop Production. University of Andalas-Padang. March, 17 <sup>th</sup> 2009
9.	Mikropropagasi Jahe ( <i>Zingiber Officinale</i> Rosc.) sebagai Fitofarmaka Potensial.	Prosiding pada Seminar Nasional Tanaman Obat Indonesia (11-12 November 2009).
10	Induksi Pertumbuhan Eksplan Bawang Putih ( <i>Allium Sativum</i> L.) "Umbi Seribu Manfaat" Dalam Media Cair Secara <i>In Vitro</i> .	Prosiding pada Seminar Nasional Tanaman Obat Indonesia (11-12 November 2009).
11.	Regenerasi <i>In Vitro</i> Planlet Pisang Ambon Curup Bebas Peyakit Layu <i>Fusarium</i> .	Prosiding pada Seminar Nasional dan Rapat Tahunan Dekan Bidang Pertanian BKS-Barat (22- 25 Mei 2010)
12.	Stimulasi pertumbuhan <i>immature-embryo</i> cemara laut pada beberapa konsentrasi hara makro secara <i>in vitro</i> .	Prosiding pada Seminar Nasional PERHORTI, (UNUD, 25-26 November 2010)

13.	Kajian Morfologi Struktur Kulit Biji Raflesia	Prosiding pada Seminar Nasional
	dengan Metode SEM: 4. Morfologi Embrio Raflesia	PERHORTI, (UNUD, 25-26
	Bengkulu	November 2010)
14.	Inisiasi Kalus Embriogenik pada Kultur	J. Agrivigor 11(2): 276-284, Mei
	Jantung Pisang 'Curup' dengan Pemberian	– Agustus 2012; ISSN 1412-2286
	Sukrosa, BAPdan 2,4-D	276

# Pengabdian Kepada Masyarakat :

No.	Judul	Sumber Dana	Tahun
1.	Pemanfaatan Lahan Kering Ordo Podsolik Merah	Mandiri	
	Kuning Untuk Pembibitan Kopi dan Coklat Melalui		1998
	Pemberian Bahan Organik Alang-alang.		
2.	Optimalisasi Pemanfaatan Lahan Gambut Untuk	Mandiri	1998
	Tanaman Pertanian		
3.	Pembuatan Bibit Vegetatif Tanaman Buah	Mandiri	2001
4.	Beragribisnis di Lahan Sempit	Mandiri	2001
5.	Penerapan Teknologi Hidroponik Sederhana pada	IPTEKS-DIKTI	2002
	Lahan rawan Banjir (ketua)		
6.	Agribisnis selada hidroponik (anggota)	DIPA UNIB	2002
7.	Pemanfaatan sampah anorganik dengan teknik R4	IPTEKS-DIKTI	2004
	(anggota)		
8.	Teknologi Pemanfaatan Gulma Padi Sawah Untuk	DIPA UNIB	2008
	Meningkatkan Pengetahuan dan Ketrampilan Petani		
	Di Desa Sunda Kelapa (anggota)		
9.	Kreasi Olahan Tempe Sebagai Upaya Meningkatkan	DIPA UNIB	2008
	Kesehatan Ibu dan Anak Di Desa Pal 30 Kecamatan		
	Lais (ketua)		
10.	Host pada Acara Dialog Interaktif Pertanian di TVRI	TVRI	2010-
	Bengkulu (setiap hari Kamis pukul 16.30-17.30 wib)		2012
11.	Pemanfaatan kedelai dalam berbagai olahan	DIPA UNIB	2011
	makanan sehat dan inisiasi industri rumah tangga di		
	desa Bumisari, Kecamatan Ujan Mas Kepahiang		
	(anggota)		
12.	Pemanfaatan ubi jalar sebagai bahan pangan	DIPA UNIB	2012
	alternatif di Desa Harapan Makmur Kecamatan		
	Pondok Kubang Kabupaten Bengkulu Tengah		

Semua data yang saya isikan dan tercantum dalam biodata ini adalah benar dan dapat dipertanggung jawabkan secara hukum. Apabila di kemudian hari ternyata dijumpai ketidak sesuaian dengan kenyataan, saya sanggup menerima resikonya.

Demikian biodata ini saya buat dengan sebenarnya untuk memenuhi salah satu persyaratan dalam pengajuan Penelitian Unggulan BOPT Universitas Bengkulu Tahun 2013.

Bengkulu, Desember 2013 Ketua Peneliti

**Ir. Marlin, M.Sc.** NIP. 19700314 1999403 2 002

## Lampiran 3.Riwayat Hidup Anggota Peneliti 1

### A. Identitas

1. Nama Lengkap : Dr. Ir. Atra Romeida, M.Si.

2. Jabatan Fungsional : Lektor Kepala

3. Jabatan Struktural : -

4. NIP : 19640530.198903.2.003

5. NIDN : 0030056405

6. Tempat dan Tgl Lahir : Semerap, 30 Mei 1964

7. Alamat Rumah : Jl. Z. Arifin No 9 RT 9 Bengkulu

Griya Darmaga Asri Blok A1 No 2 Cibanteng Bogor

8. No.Telp/Faks/HP : (0736) 25623/085286948849

9. Alamat Kantor : Jl. Raya Kandang Limun Bengkulu

10. No Telpon/Faks. : 0736 21290

11. Alamat email : <u>atrapbt@yahoo.co.id</u>

atraromeida@gmail.com

12. Lulusan yang telah : S1 = 112 orang, S2 = -, S3 = -

dihasilkan

14. Mata Kuliah Yang : 1. Fisiologi Tumbuhan

diampu 2. Nutrisi Tanaman

3. Kultur Jaringan Tanaman4. Bioteknologi Tanaman

5. Biokimia

### **B.** Pendidikan:

	S1	S2	S3
Nama Perguruan Tinggi	UNIB	IPB	IPB
Bidang Ilmu	Pertanian	Pertanian	Pertanian
Tahun Masuk-Lulus	1983-1988	1991-1994	2008-sekarang
Judul			Induksi Mutasi Dengan Iradiasi Sinar
Skripsi/Thesis/Disertasi			Gamma Untuk Pengembangan Klon
			Unggul Anggrek <i>Spathoglottis</i> plicata Blume Aksesi Bengkulu
Nama Pembimbing/Promotor	Ir. Toekidjo Martoredjo,	Prof. Dr. Ir. G.A.	Prof. Dr. Ir. Surjono Hadi Sutjahjo MS. (Ketua)
	M.Sc. Ir. Hasudin	Wattimena Ir. Endang Sjamsudin	Dr. Ir. Agus Purwito, MSc. Agr (Anggota)
		MS. Ir. Hendra	Dr. Dewi Sukma, SP, M.Si. (Anggota)
		Adijuwana, MT	Dr. Ir. Rustikawati, M.Si. (Anggota)

## C. Pengalaman Penelitian Dalam 5 Tahun Terakhir

No.	Tahun	Judul Riset	Pendanaan	
			Sumber	Jumlah (rp)
1.	2009	Penyelamatan plasma nutfah anggrek spesies	Hibah	49.000.000
		(Papilionanthe hookeriana rchb,f.) dan induksi	Bersaing	
		mutasi melalui iradiasi sinar gamma (Ketua)	DIKTI	
2.	2009-	Seleksi mutan iradiasi sinar gamma dalam	Hibah	46.000.000
	2011	rangka perakitan kultivar unggul jagung	Bersaing	43.000.000
		Tenggang kemasaman (Anggota)	DIKTI	46.500.000
3.	2010	Perbanyakan bibit bambu secara in vitro Melalui	Hibah	9.000.000
		modifikasi medium dan zat pengatur tumbuh	Pembina	
		(anggota)	an UNIB	
4.	2010	Seleksi populasi mutan hasil induksi mutasi	Hibah	9.000.000
		dengan iradiasi sinar gamma pada anggrek	Pembina	
		Spathoglottis plicata blume asal bengkulu	an UNIB	
		berdasarkan karakter morfologi tanaman (Ketua)		
5	2011	Induksi mutasi dengan iradiasi sinar gamma	Hibah	46.000.000
		untuk pengembangan klon unggul dan	Bersaing	
		unikanggrek Spathoglottis plicata blume asal	DIKTI	
		Bengkulu (Ketua)		
6	2012	Perakitan varietas anggrek phalaenopsis berbasis	Hibah	-
		Spesies asli dan introduksi dan penggunaan	Stranas	
		teknologi marka molekuler untuk percepatan	DIKTI	
		perolehan varietas unggul baru (Anggota)		

## **D.** Pengabdian Kepada Masyarakat dalam 5 Tahun Terakhir

No.	Tahun	Judul Riset	Pendanaan	
			Sumber	Jumlah (rp)

## E. Pengalaman Penulisan Artikel Ilmiah dalam 5 Tahun Terakhir

No	Judul Artikel Ilmiah	Volume/No	Nama Jurnal
		mor/Tahun	
1.	Optimasi Pertumbuhan dan Multiplikasi Lini Klon	Sudah	Jurnal
	PLBs Anggrek Spathoglottis plicata Blume Melalui	direvisi	Hortikultura
	Modifikasi Komposisi Medium MS dan Sitokinin <sup>1</sup>		Indonesia IPB
2.	Seleksi Populasi Plantlet Mutan Anggrek	Sudah	Jurnal Akta
	Spathoglottis plicata Blume. Hasil Iradiasi Sinar	direvisi	Agrosia UNIB
	Gamma Berdasarkan Karakter Morfologi Tanaman		
3.	Variasi Genetik Mutan Anggrek Spathoglottis	Sudah di	Jurnal
	plicata Blume. Berdasarkan Marker ISSR	revisi	Agronomi
			Indonesia IPB

**F.** Pengalaman Penyampaian Makalah Secara Oral pada Pertemuan/Seminar Iilmiah dalam 5 tahun Terakhir

No	Nama Seminar	Judul Artikel	Waktu dan
			Tempat
1.	Seminar Ilmiah	Optimasi Pertumbuhan dan Multiplikasi	Balitsa
	Tahunan	Lini Klon Plantlet Anggrek	Lembang, 23-24
	Hortikultura 2011	Spathoglottis plicata Blume Melalui	Novenber 2011
	PERHORTI	Modifikasi Komposisi Medium MS dan	
	Indonesia	Sitokinin <sup>1</sup>	

G. Penghargaan yang Pernah Diraih dalam 10 Tahun Terahkir (dari Pemerintah, Asosiasi atau Institusi Lainnya)

No	Jenis Penghargaan	Institusi Pemberi	Tahun
		Penghargaan	
1.	Prestasi Gemilang Semester	IPB	2008
	I Pascasarjana IPB		
2.	Prestasi Gemilang Semester	IPB	2009
	II Pascasarjana IPB		
3.	Prestasi Gemilang Semester	IPB	2010
	III Pascasarjana IPB		

Semua data yang saya isikan dan tercantum dalam biodata ini adalah benar dan dapat dipertanggung jawabkan secara hukum. Apabila di kemudian hari ternyata dijumpai ketidak sesuaian dengan kenyataan, saya sanggup menerima resikonya.

Demikian biodata ini saya buat dengan sebenarnya untuk memenuhi salah satu persyaratan dalam pengajuan Penelitian Unggulan BOPT Universitas Bengkulu Tahun 2013.

Bengkulu, Desember 2013 Anggota Peneliti 1

Dr. Ir. Atra Romeida, M.Si NIP. 19640530.198903.2.003

## Lampiran 4. Riwayat Hidup Peneliti 2

Nama : Ir. Hartal, M.P Nomor Peserta : 101103011530019

NIP/NIK : 19580723 198603 1 001

Tempat dan Tanggal Kelahiran : Pulau Panggung, 23 Juli 1958

Jenis Kelamin : Laki-Lakki Status Perkawinan : Kawin Agama : Islam

Golongan/Pangkat : IIId/Penata Tk.I

Jabatan Akademik : Dosen Progran Studi Ilmu Hama dan Penyakit

Tumbuhan Fakultas Pertanian Universitas Bengkulu

Perguruan Tinggi : Universitas Bengkulu

Alamat : Jl.WR Supratman Raya Kandang Limun Bengkulu-

38371A

Telp/Fax : 0736-21290, 21170/0736-21290

Alamat Rumah : Jl.Unib Permai IV Blok 3 No. 75 : Rt.11 Rw.3

Perumnas

Unib, Bengkulu.

Telp/Fax/HP : 0736-7310276/-/085267025647

Email : <u>Hartal\_tami@yahoo.com</u>

## RIWAYAT PENDIDIKAN PERGURAN TINGGI

Tahun Lulus	Program Pendidikan	Perguruan Tinggi	Jurusan/Program
1985	Sarjana (S1)	UNSRI, Palembang	Ilmu Hama dan Penyakit Tumbuhan
1997	Magister (S2)	UGM, Yogyakarta	Penyakit Tumbuhan

#### PENGALAMAN MENGAJAR

Mata Kuliah	Program	Institusi /Jurusan/ Program	Sem/Tahun
	Pendidikan	Studi	Kademik
Mikrobiologi	Sarjana (S1)	Unib/Perlintan/IHPT &	Canan
		Agroekoteknologi	Genap
Dasar-Dasar Perlindungan Tanaman	Sarjana (S1)	Unib/Perlintan/IHPT &	Comiil
_		Agroekoteknologi	Ganjil
Ilmu Penyakit Tumbuhan	Sarjana (S1)	Unib/Perlintan/IHPT &	Ganjil
		Agroekoteknologi	Ganjii
Dasar-Dasar Patogen Tumbuhan	Sarjana (S1)	Unib/Perlintan/IHPT	Genap
Haman dan Penyakit Pasca Panen	Sarjana (S1)	Unib/Perlintan/IHPT	Ganjil
Danvalit Danting Tonoman Litama	Sarjana (S1)	Unib/Perlintan/IHPT &	Canan
Penyakit Penting Tanaman Utama		Agroekoteknologi	Genap
Mikologi Pertanian	Sarjana (S1)	Unib/Perlintan/IHPT	Genap/Ganjl

Bakteriologi	Sarjana (S1)	Unib/Perlintan/IHPT	Genap/Ganjl
Topik Khusus	Sarjana (S1)	Unib/Perlintan/IHPT	Genap/Ganjl

## PRODUK BAHAN AJAR

Mata Kuliah	Program Pendidikan	JenisBahan Ajar (Cetak dan Noncetak)	Sem/Tahun Kademik
		Garis Besar Pokok Pembelajaran (GBPP)	
Milmohiologi	Coriona (C1)	Satuan Acara Perkuliahan (SAP)	Canan
Mikrobiologi	Sarjana (S1)	Hand Out	Genap
		Penuntun Praktikum	
	Powerpoint		
Dasar-Dasar	G (G1)	Garis Besar Pokok Pembelajaran (GBPP)	Caratin
Perlindungan	Sarjana (S1)	Satuan Acara Perkuliahan (SAP)	Ganjil
Tanaman		Powerpoint	
		Garis Besar Pokok Pembelajaran (GBPP)	
Ilmu Penyakit	G . (G1)	Satuan Acara Perkuliahan (SAP)	a
Tumbuhan	Sarjana (S1)	Hand Out	Ganjil
		Kompilasi Pustaka (Diktat)	
		Penuntun Praktikum	
		Garis Besar Pokok Pembelajaran (GBPP)	
Dasar-Dasar		Satuan Acara Perkuliahan (SAP)	Genap
Patogen Tumbuhan	Sarjana (S1)	Kompilasi Pustaka (Diktat)	
<b>8</b>		Powerpoint	
		Penuntun Praktikum	
Hama dan Penyakit	Sarjana (S1)	Garis Besar Pokok Pembelajaran (GBPP)	
Pasca Panen		Satuan Acara Perkuliahan (SAP)	Ganjil
		Penuntun Praktikum	
Danyakit Danting		Garis Besar Pokok Pembelajaran (GBPP)	
Penyakit Penting Tanaman Utama	Sarjana (S1)	Satuan Acara Perkuliahan (SAP)	Genap
Tallalliali Utallia		Kompilasi Pustaka (Diktat)	1
		Penuntun Praktikum	
		Garis Besar Pokok Pembelajaran	
Mikologi Pertanian	Sarjana (S1)	(GBPP)	Genap/Ganjl
		Kompilasi Pustaka (Diktat)	
		Satuan Acara Perkuliahan (SAP)	
Bakteriologi	Sarjana (S1)	Buku ajar	Genap/Ganjl
	J. (22)	Garis Besar Pokok Pembelajaran	<sub>I</sub> J.

(GBPP)	
Satuan Acara Perkuliahan (SAP)	
Hand Out	

## PENGALAMAN PENELITIAN

Tahun	Judul Penelitian	Ketua/ Anggota Tim	Sumber Dana
2005/006	Uji Aplikasi <i>Trichoderma</i> sp., <i>Gliocladium</i> sp. Dan Penambahan Residu Gulma untuk Pengendailian Penybab Penyakit Busuk Pangkal Batang ( <i>Phytophthora capsici</i> ) Pada Tanaman Lada	Ketua	DIKS-UNIB
2006/007	Upaya Penyedian Bibit Psang Ambon Curup Unggulan Bengkulu Dengan Pembentukan Plantlet Secara In-Vitro.	Anggota	Hibah Bersaing Dikti
2006/007	Biodiversitas Isolat Jamur Potensial Penginduksi Resin Untuk Budidaya dan Peningkatan Kualitas Kayu Gubal Gaharu Sebagai Alternatif Pengembangan Komoditi Unggulan Hasil Hutan Non Kayu di Kawasan Pesisir Bengkulu	Anggota	Hibah Universitas
2007/008	Teknologi Peningkatan Kualitas Kayu Gubal Gaharu di Kawasan Pesisir Bengkulu dengan Inokulasi Jamur Penginduksi Resin	Anggota	Hibah Universitas
2007/008	Studi Mekanisme Stimulasi Akumulasi Resin Wangi <i>Aquilaria malccensis</i> (Lamk) dengan Inokulasi Jamur Penginduksi Resin	Anggota	Penelitian Fundamental
2008/009	Seleksi Agen Hayati Antagonis Terhadap Fusarium oxysporum Penyebab Layu Pada Tanaman Jarak (Jatropha curcus L.) di Bengkulu	Anggota	DIKTI (Hibah Bersaing)
2009/010	Pengujuan Genotipe Kopi Arabika Unggul pada Dataran Rendah dan Menengah Berdasarkan Sifat Morfologi dan Aktivitas Nitrat Reduktase.	Anggota	Penelitain Strategi Nasional

## KARYA ILMIAH

## A. Buku/Bab Buku/Jurnal

Tahun	Judul	Penerbit/Jurnal
2007	Tanaman Pisang Serta Hamadan Penyakitnya di Kabupaten Rejang Lebong Propinsi Bengkulu	Jurnal Ilmu-Ilmu Pertanian di Indonesia 2007,1(2)103-108
2007	Teknologi Keningkatan Kualitas Kayu Gubal Gaharu ( <i>Aquilaria malccensis</i> ,.Lamk.) di Kawasan Pesisir Bengkulu dengan Inokulasi	Jurnal Ilmu-Ilmu Pertanian di Indonesia 2007,1(3) 464-471

	Penginduksi Resin	
2009	Pengaruh Inokulasi Berbagai Isolat Cendawan Terhadap Pembentukan Gubal Gaharu pada Aquilaria malccensis,.Lamk	Jurnal Agroekologi 2009., 23(3): 146-154
2010	Uji Laboratorium Isolat Terpilih Untuk Inokulasi Pohon Gaharu ( <i>Aquilaria malccensis</i> , Lamk.)	Jurnal Agricultre 2010, 17 (2): 618-625
2010	Seleksi Jamur Rizosfir Antagonos terhadap Fusarium oxysporum Penyebab Penyakit Layu Pada Tanaman Jarak (Jatropha curcus L.) di Bengkulu	Proseding, Semirata Dekan, Buku2 Agrekoteknologi (565-569.Fak.Pertanian Unib 2010.

## B. Makalah Poster

Tahun	Judul	Penyelenggara
2006	Teknik Isolasi, Pengukuran Struktur mikroskopis, dan koleksi cendawan dari bahan tanaman,tanah dan udara	Badan Karantina Deptan, Stasiun Karantina Tumbuhan Kelas 2, Pulau Baai Bengkulu.
2008	Ragam jasad renik yang berasosiasi dengan gaharu	LPPM Unib, Bekerjasama dengan DP4M Dikti
2008	Identifikasi Penyebab Penyakit Tanaman Jarak ( <i>Jatropha curcus</i> L.)	PT.D1.OilsIndonesia
2008	Tingkat Akumulasi Resin Gaharu Akibat Inokulasi <i>Fusarium sp</i> . Pada berbagai waktu setelah pengeboran batan <i>A. malccensis</i> ,. Lamk	Semirata Dekan, BKS PTNBarat Bidang MIPA.
2008	Potensi Tiga Isolat <i>Fusarium sp</i> dalam Menginduksi Akumulasi Resn Gaharu pada Batang <i>A. malccensis</i> , Lamk.	Semirata Dekan, BKS PTNBarat Bidang MIPA.
2009	Teknologi Peningkatan Kualitas Kayu Gubal Gaharu ( <i>A. malccensis</i> , Lamk.) di Kawasan Pesisir Bengkulu dengan Inokulasi Jamur Peninduksi Resin.	Lembaga Penelitian UNIB

## KONFRENSI/SEMINAR/LOKAKARYA/SIMPOSIUM

Tahun	Judul	Penyelenggaara	Panitain/Peserta/ Pembicara
2005	Penyedian Informasi Teknologi Tepat Guna Pertanian di Stasiun Percobaan Pertanian Fak. Pertanian Unib.	Fakultas Pertanian UNIB	Pembicara
2005	Pengembangan Program Pelatihan Pembuatan Media Promosi	Fakultas Pertanian UNIB	Peserta
2005	Upaya Pengembangan Interaksi Dosen dan Mahasiswa, fakultas Pertanian Unib.	Fakultas Pertanian UNIB	Peserta
2006	Pembuatan Ragam Media Tumbuh dan Tekisolas cendaean dari bahan tanaman tanah dan air	Fakultas Pertanian UNIB	Pembicara

2008	Mitodologi dan Bedah Proposal Pengabdian Pada Masyrakat	Kerjasama LPPM Unib, Dengan DP2M Dikti	Peserta
2008	Seminar Nasional Pengembangan Potensi Produksi Propinsi Bengkulu,Untuk Mendukung Peningkatan Ekspor Gaharu Indonesia'	Fakultas Pertanian UNIB	Peserta
2008	Sosialisasi Fenomena Pembentukan Gubal Gaharu & Pelatihan Produksi Inokulum Unggul	Kerjasama LPPM Unib, Dengan DP2M Dikti	Pembicara
2008	"Ntroduction to <i>Jatropha curcus</i> Cultivation"	PT.D1.Oils Indonesia	Pembicara
2009	Pemantapan RKBM Program Studi Agroekoteknologi. Fak.Pertanian UNIB.	Fakultas Pertanian UNIB	Pembicara
2009	Sosialisasi ites & Temu Usaha Produksi Gaharu	LPPM Unib dan LIPI	Pembicara

## PENGADIAN PADA MASYARAKAT

Tahun	Jenis /Nama Kegiatan	Tempat
2006	Petugas Pemantauan Daerah Sebar Organisme Penggangga Tumbuhan Karantina	Kabupaten Kepahyang, Lebong, Rejang Lebong, Seluma, Bengkulu Selatan dan Kabupaten Kaur, Propinsi Bengkulu
2009	Pembuatan Pupuk Kandang Plus Gliocladium Untuk Pengendalian Penyakit Layu ( <i>Fusarium</i> sp.) PadaTanaman jarak.	Desa Padan Serai Kecamatan Slebar Kota Bengkulu
2009	Pengembangan Gaharu Sebagai Komoditas Hasil Unggulan Bengkulu	Kerjasama Fakultas Pertanian Unib dengan TVRI, Bengkulu
2010	Pemanfaatan Limbah Serbuk Gergaji Untuk Pengembangan Budidaya Jamur Tiram Putih	Gapoktan Wira Tani, Desa Sumber Jaya Kec. Kampung Melayu Kota Bengkulu

## JABATAN DALAM PENGELOLAAN INSTITUSI

Peran/Jabatan	Institusi (Univ. Fak. Jurusan. Lab., Sudio, Manajemnin	Tahun
Peran/Jabatan	Sisten Infornasi Akademik dll).	S.d
A	Pengurus Badan Amal Zakat, Infaq dan Shadoqah	2005 s.d
Anggota	Universitas Bengkulu	2007
	Tim Pengembangan Gaharu Fakultas Pertanian Universitas	2006 s.d
Anggota	Bengkulu	2009
	Tim Penyusunan Proposal Program Hiba Kompetisi A2	
Anggota	Tahun 2006, Jurusan Perlindungan Tanaman Fakultas	2006
	Pertanian Unib.	

Anggota	Tim Promosi Fakultas Pertanian Universitas Bengkulu	2008 s.d 2009
Anggota	Tim Task Force Akreditasi Program Suti Ilmu Hama dan Penyakit Tumbuhan (IHPT) Jurusan Perlindunga Tanaman Fakultas Pertanian Universitas Bengkulu	2008
Anggota	Tim Evaluasi dan Revisi Kurikulum Pembentukan Program Studi Agroekoteknologi Fakultas Pertanian Unib.	2008
Anggota	Tim Pembentukan Koperasi Hikaferta Mitra Sejahtera Fkultas Pertanian Universitas Bengkulu	2008
Ketua	Laboratorium Ilmu Hama dan Penyakit Tumbuhan Fakultas Pertanian Universitas Bengkulu	2008 s.d Sekarang
Anggota	Senat Fakultas Pertanian Universitas Bengkulu	2009 s. d 2011

## PERAN DALAM KEGIATAN KEMAHASISWAAN

Tahun	Jenis/Nama kegiatan	Peran	Tempat
2005	Panita Pleksana Pengenalan Kehidupan Kampus bagi Mahasiswa Baru Fakultas Pertaanian Universitas Bengkulu	Panitia	Fakultas Pertanian UNIB
2009	Program Kreativitas Mahasiswa (PKM)	Pembimbing Kegiatan	Universitas Bengkulu
2010	Semniar Nasional dan Musyawarah Nasional HMPT (Himpunan Mahasiswa Perlindungan Tanaman XIII	Pembimbing Kegiatan	Fakultas Pertanian UNIB

Semua data yang saya isikan dan tercantum dalam biodata ini adalah benar dan dapat dipertanggung jawabkan secara hukum. Apabila di kemudian hari ternyata dijumpai ketidak sesuaian dengan kenyataan, saya sanggup menerima resikonya.

Demikian biodata ini saya buat dengan sebenarnya untuk memenuhi salah satu persyaratan dalam pengajuan Penelitian Unggulan BOPT Universitas Bengkulu Tahun 2013.

Bengkulu , Desember 2013. Yang menyatakan,

Ir. H a r t al, M.P

NIP: 1958 0732 0230101 010

## Lampiran 5. Riwayat Hidup Anggota Peneliti 3

a. Nama : Ir. BambangGonggoMurcitro, MS

NIP : 19590714 198603 1 003

NIDN : 0014075906

b. Tempat / tanggallahir : Yogyakarta / 14 Juli 1959

c. Pangkat/Jabatan/Gol : Pembina UtamaMuda/LektorKepala/IV-c

d. Alamat Kantor : FakultasPertanian, UNIB

No.Telpon/Fax : (0736) 24144

E-mail : perpus@library.unib.ac.id

e. AlamatRumah : BTN Bina Harapan Blok G No. 4 Lingkar Barat Bengkulu 38225

No.Telpon/Fax : 0736-27491

E-mail : <u>bgonggo@yahoo.com</u>

HP : 087739133358

f. RiwayatPendidikan

: S1 : Fakultas Pertanian, Universitas Jember: S2 : Universitas Padjajaran Bandung (1991)

### g. Penelitian

Efisiensipengolahan data numerisdalamanalisis data secara parallel dengan klaster PC. [Hibah Pekerti DIKTI, 2004] [Ketua]	2004	Ketua
Pengembangan dan peningkatan klaster PC melalui pemanfaatan DBMS Untuk analisis data secara numeris. [Hibah Pekerti DIKTI)	2005	anggota
Pertumbuhan tanaman jahe merah dengan intensitas naungan dan dosis pupuk KCl pada system wanafarma di Perkebunan Karet.	2005	anggota
InisiasiPembentukanAkarMikroPaniliSecara <i>In Vitro</i> denganPemberian BeberapaKonsentrasi <i>Naphthalene Acetic Acid</i> danArangAktif.	2006	anggota
Reklamasitanahpascatambangbatubaramelaluiinokulasimikorizadan <i>Tithoniadiversifolia</i> sertapengaruhnyaterhadappertumbuhantanaman lamtoro.	2007	ketua
Optimasilahanmarginal ultisolsebagai sumber penghasil karbohidrat bahan Bioethanol dan bahan pangan melalui produksi ubijalar dengan pupuk hayati.	2008	anggota
Kajian Morfologi Struktur Kulit Biji Raflesia dengan Metode SEM.  Morphological Study On Seed Coat Structure of Rafflesia Flower with SEM	2009 2010	anggota anggota
Pengembangan Teknologi Penyelamatan Embrio Cemara Laut (Casuarina equisetifolia) sebagai Upaya Pelestarian Kawasan Konservasi Wilayah Pesisir Kota Bengkulu	2010 2011	anggota

## k. PublikasiIlmiah

No	Judulartikel/publikasi	Berkala Ilmiah	Keterangan
1.	Rehabilitasilahanalang- alangdengancarapengolahantanahdanpenanamanubijalarsert apengaruhnyaterhadappertumbuhandanhasilkedelai.	JurnalPenelitian UNIB	2(5):39-47; Tidak terakreditasi
2.	Budidaya tanaman ubijalar dan kedelai dengan variasi pola barisan dan saat tanam pada lahan alang-alang.	JurnalIlmu- ilmuPertanian Indonesia (JIPI)	1(1): 26-31] Terakreditasi
3.	Produksi ubijalar pada lahan marjinal beralang-alang dan endemik serangga penggerek batang.	JurnalAktaAgrosi a	2(2): Terakreditasi
4.	Pengaruh pengolahan tanah dan frekuensi penyiangan gulma pada lahan bekas alang-alang terhadap pertumbuhan kacang panjang, pergeseran dan komposisi gulma.	JurnalIlmu- ilmuPertanian Indonesia (JIPI)	1(2):89-94 Terakreditasi
5.	Pengaruh pupuk hayati dan kascing terhadap kandungan hara ultisol dan tanaman kedelai	JurnalIlmu- ilmuPertanian Indonesia (JIPI)	1(3):187-192 Terakreditasi
6.	Pengujian keragaan pertumbuhan dan hasil ubijalar pada tingkatan waktu bebas dan terinfestasi alang-alang.	JurnalIlmu- ilmuPertanian Indonesia (JIPI)	2(4):54-59 Terakreditasi
7.	Respon pertumbuhan dan hasil ubijalar pada sistem tumpangsari ubi jalar-kagung manis di lahan bekas alangalang.	JurnalIlmu- ilmuPertanian Indonesia (JIPI)	5(1):34-39 Terakreditasi
8.	Pertumbuhan dan hasil jagung pada lahan gambut dengan penerapan teknologi tampurin.	JurnalIlmu- ilmuPertanian Indonesia (JIPI)	6(1):14-21 Terakreditasi
9.	Pemanfaatan mikrobia pelarut phospat dan mikoriza untuk perbaikan fosfor tersedia, serapan fosfor tanah (ultisol) dan hasil jagung (pada ultisol)	JurnalIlmu- ilmuPertanian Indonesia (JIPI)	6(1):8-13 Terakreditasi
10.	Pengaruh jenis tanaman penutup dan pengolahan tanah terhadap sifat fisika tanah pada lahan alang-alang.	JurnalIlmu- ilmuPertanian Indonesia (JIPI)	7(1):44-50 Terakreditasi
11.	Kemampuan tanaman ubi-ubian yang ditanam pada lahan dengan cara pengolahan yang berbeda dalam menekan pertumbuhan alang-alang.	Jurnal Akta Agrosia	8(1):30-47 Terakreditasi
12.	Peran pupuk N dan P terhadap serapan N, efisiensi N dan hasil tanaman jahe di bawah tegakan tanaman karet.	JurnalIlmu- ilmuPertanian Indonesia (JIPI)	8(1):61-68 Terakreditasi
13.	Polapertumbuhan tanaman jahe merah dengan intensitas naungan dan dosis pupukKCl pada sistem wanafarma di Perkebunan Karet. [J. AktaAgrosia. 9(1): 19-24] [Terakreditasi]	JurnalAktaAgrosi a	9(1):19-24 Terakreditasi

14.	Pengolahan	data	Poster Session	Seminar	
	statistiksecarasimultanmenggunakan	R-		NasionalStatisti	
	package. [Disajikansebagai Poster	Session		ka VII ITS-	
	pada Seminar NasionalStatistika VII	di ITS-		Surabaya 26	
	Surabaya, 26 Nopember 2005]			Nopember	
				2005	

## 1. Pengalamanmengelolaberkalailmiah:

- (1) Pimpinan/Ketua Dewan redaksi Jurnal Penelitian Lembaga Penelitian Universitas Bengkulu (1991-sekarang)
- (2) Pimpinan/Dewan Redaksi Jurnal Ilmu-ilmu Pertanian Indonesia (2000-sekarang)
- (3) Anggota Dewan Redaksi Jurnal Akta Agrosia (2003-sekarang)

## m. PengabdianPadaMasyarakat

No.	Judulkegiatan	Sumberdana	Tahun
1	Introduksiteknologitampurin di lahangambutdalamupayaperluasan	Dikti IPTEK	2002
	areal pertanamanjagung di Propinsi Bengkulu.		
2	Pemanfaatanbahangambutsebagai media tanamanhias,	Mandiri	2003
	suatuusahaalternatifpeningkatanpendapatanpedagangtanamanhias		
3	Penerapanteknologitanpaolahtanahdanpenggunaan urea tablet	Dikti IPTEK	2004
	dalamupayaperluasan areal		
	pertanamanpadigogopadalahanbekasalang-alang di Propinsi		
	Bengkulu.		
4	PelatihanPenulisanArtikelIlmiahbagi Para	DIKTI	2004
	PenelitiProduktifdanPengelolaJurnalPerguruanTinggi		
5	PelatihanSistemInformasiPendidikanbagi Guru-guru di	Diknas	2005
	KabupatenLahat Sumatera Selatan		
6	Pelatihan Internet bagiKaryawan UPT PerpustakaanUniversitas	DIKS	2005
	Bengkulu		
7	Penerapanteknologibiofertilizerdantanamanpionirdalamupayaperlua	Dikti IPTEK	2006
	san areal pertanamanjagungpadalahanbekasalang-alang di Propinsi		
	Bengkulu.		
8	Pembentukan dan pembinaan wirausaha rental komputer di	DIPA UNIB	2008
	pedesaan		
9	IbM Kelompok Tani Padi Sawah Desa Panorama Bengkulu"	iBm Dikti	2010
	(Anggota)		
10.	Instruktur Pelatihan dan Pembimbingan Karya Tulis Ilmiah	UNIB	2010
	Mahasiswa UNIB Tahun 2010		
11.	Pembicara/Nara Sumber pada Workshop Penerbitan Jurnal	UNIB	2010
	Penjaskes dan Olahraga FKIP UNIB		
12.	Pembicara/Nara Sumber pada Lokakarya Quo Vadis Jurnal	FISIP UNIB	2010
12.	Akses [2010	TIGH CIVIE	2010
13.	Narasumber Sosialisasi Mekanisme Pengusulan dan Penilaian	FAPERTA	2011
15.	Angka Kredit Dosen Unib (Khusus Kum B) Bagi Dosen	UNIB	2011
	Jurusan Budidaya Pertanian Fakultas Pertanian Universitas	OTTID	
<u> </u>	Jurusan Dudidaya i Graman Fakultas Fertaman Universitas		1

	Bengkulu		
14.	Pemakalah dan Instruktur Pelatihan Karya Tulis Ilmiah (KTI)	UNIB	2011
	Universitas Bengkulu [2011]		
15.	Narasumber/Fasilitator Pelatihan Active Learning in Higher	UPT P2AP	2011
	Education (ALIHE) bagi Dosen Fakultas Selingkung	UNIB	
	Universitas Bengkulu di UPT P2AP Universitas Bengkulu		
16.	Narasumber Workshop Penguatan Kurikulum dan	Jurusan TP	2012
	Peningkatan Kemampuan Pengabdian Pada Masyarakat bagi	FAPERTA	
	Dosen Jurusan Teknologi Pertanian Fakultas Pertanian	UNIB	
	Universitas Bengkulu, 26 April 2012		
17.	Narasumber/Fasilitator Pelatihan Active Learning in Higher	UPT P2AP	2012
	Education (ALIHE) bagi Dosen Fakultas Selingkung	UNIB	
	Universitas Bengkulu di UPT P2AP Universitas Bengkulu, 31		
	Mei 2012		
18.	Narasumber/Fasilitator Pelatihan Active Learning in Higher	UPT P2AP	2012
	Education (ALIHE) bagi Dosen Fakultas Selingkung	UNIB	
	Universitas Bengkulu di UPT P2AP Universitas Bengkulu,		
	Mei 2012		

Semua data yang saya isikan dan tercantum dalam biodata ini adalah benar dan dapat dipertanggung jawabkan secara hukum. Apabila di kemudian hari ternyata dijumpai ketidak sesuaian dengan kenyataan, saya sanggup menerima resikonya.

Demikian biodata ini saya buat dengan sebenarnya untuk memenuhi salah satu persyaratan dalam pengajuan Penelitian Unggulan BOPT Universitas Bengkulu Tahun 2013.

Bengkulu, Desember 2013 Ketua Peneliti

**Ir. Bambang Gonggo M., M.S.** NIP. 19590714 198603 1 003

Lampiran 6. Luaran (Makalah yang dipresentasikan pada International Seminar on Spices, Medicinal, and Aromatic Plants)