PEMBERIAN BENZIL AMINO PURIN (BAP) TERHADAP EKSPLAN ADENIUM (Adenium obesum) SECARA IN VITRO

Application of benzyl amino purine (BAP) on Adenium (*Adenium obesum*) explants in vitro

Fathurrahman, Mellisa dan Selvia Sutriana

Laboratorium Bioteknologi Fakultas Pertanian, Universitas Islam Riau, Jl. Kaharuddin Nasution No. 113 Pekanbaru Telp.0761-72126 ext. 123, Fax: 0761-674834

Abstract

Application of Benzyl Amino purine (BAP) to Adenium (*Adenium obesum*) explants *in vitro* was conducted at the laboratory of Biotechnology, Faculty Agriculture Islamic University of Riau. This research aims to examine the response of 2 (two) sources of explants material Adenium plant (*Adenium obesum*). The Completely Randomized Design was used under factorial, consisting two factors: the first factor is the use of explants with two treatment levels, namely: E_1 = the use of adenium stem explants and E_2 = the use of adenium shoot tip explants. The second factor is the BAP with four treatment levels, namely: B_0 = Without BAP (control), B_1 = BAP concentrations of 0.1 mg / I, B_2 = BAP concentrations of 1.0 mg / I, B_3 = BAP concentrations of 10 mg / I. The results show that the treatment had no a significant effect of interaction, but the treatment E_2B_2 BAP (bud explants with BAP 1 mg /I) showed the highest response to the growth of explants compared to other treatment interactions. The BAP alone on adenium explant response, especially in treatment B_2 (BAP 1 mg /I medium). Best explant types obtained were derived from the shoot tip, showing significant effect on the percentage of shoots formation.

Keywords: Benzil amino purine, shoots, callus, adenium

PENDAHULUAN

Adenium Tanaman (Adenium obesum) merupakan salah satu tanaman hias. Tanaman ini masuk ke Indonesia tidak diketahui secara pasti. Diperkirakan sejak dekade 1960-an Adenium sudah dikenal. Sejak saat ini tanaman tersebut mendapat nama "Kamboja langsung Jepang" dan ada pula menyebut "Kamboja Taiwan". Masyarakat menyebutnya kamboja dan bunganya mendekati bentuk bunga kamboja dan batangnya bergetah seperti pohon kamboja (Beikram dan Andoko, 1996). Asal usul Adenium dari daerah gurun pasir di daratan Afrika, seperti Senegal sampai Sudan, Kunya, Mozambique, Namibia dan sekitarnya. Karena berasal dari gurun pasir maka adenium juga mampunyai julukan *desert* rose yang artinya mawar padang pasir. (Sugih, 2006).

Adenium memiliki bunga menawan yang berbentuk seperti corong. Warna adenium sangat bervariasi tergantung pada spesiesnya. Daya tarik lain dari adenium adalah umbi batangnya yang berbentuk bonggol (Chuhairy, 2006). Selain berfungsi sebagai tanaman hias adenium juga termasuk tanaman obat. Tanaman ini dapat dijadikan sebagai obat penurun panas akibat malaria, penyembuh luka serta luka akibat gigitan ular dan kalajengking. Dalam getahnya terdapat racun Crystalline glycoside yang dapat mengeringkan dan menyembuhkan luka (Sintia dan Kencana, 2007). Adenium juga memiliki fungsi sebagai komoditas

tanaman hias dengan nilai ekonomi yang cukup berarti.

Dengan perkembangan Ilmu dan teknologi maka perbanyakan tanaman adenium dapat dilakukan dengan teknik kultur jaringan untuk menghasilkan tanaman adenium yang diinginkan. Perbanyakan secara teknik kultur jaringan didasarkan sifat totipotensi sel tumbuhan, totipotensi merupakan kemampuan beberapa sel tanaman yang masih dalam proses pertumbuhan untuk membentuk individu tanaman (Rahardja dan Wiryanto, 2004). Bagian tumbuhan dapat berkembang menjadi tumbuhan lengkap jika ditumbuhkan pada kondisi yang sesuai. Dengan kultur jaringan, dalam waktu yang bersamaan bisa diperoleh bibit tanaman dengan jumlah banyak.

Secara umum bagian tanaman yang digunakan sebagai eksplan adalah jaringan muda yang sedang tumbuh aktif, bagian tanaman yang digunakan sebagai eksplan seperti biji atau bagian biji (aksis embrio atau kotiledon), tunas pucuk, potongan batang satu buku (nodal eksplan), potongan akar, potongan daun dan bagian bunga (Yusnita, 2003).

Disamping itu keberhasilan dalam kultur jaringan sangat tergantung kepada media yang digunakan dan Zat pengatur tumbuh, dimana tidak semua eksplan tanaman dapat tumbuh dalam media tanam, karena masing-masing eksplan membutuhkan media tanam sesuai pertumbuhan berdasarkan perkembangan (Sofia, Bangun dan Lince, 2005). Faktor yang menyebabkan eksplan terganggu diantaranya disebabkan oleh ketidakcocokan media kultur dengan berbagai komponen bahan kimia (unsur mikro. vitamin. zat pengatur tumbuh, dan asam amino) faktor suhu, lamanya penyinaran dan teknik kultur jaringan yang tidak piawai (Fathurrahman 2003).

Pada penelitian awal ini hanya digunakan ZPT BAP yang diharapkan dapat mempercepat dan meningkatkan multifllikasi. Jika penggunaan eksplan dapat maksimal maka perbanyakan masal terhadap Adenium (Adenium obesum) dapat meningkatkan kualitas dan kuantitasnya.

Tujuan Penelitian Untuk mengetahui pengaruh berbagai sumber asal eksplan dan konsentrasi Benzil Amino Purin (BAP) secara *in vitro*. Hasil penelitian yang diperoleh diharapkan dapat digunakan sebagai masukan dalam penggunaan ZPT BAP terhadap kultur jaringan adenium.

BAHAN DAN METODE

Penelitian ini dilaksanakan di laboratorium Bioteknologi Fakultas Pertanian Univesitas Islam Riau. Bahanbahan yang digunakan adalah media Murashige and Skoog (MS), sedangkan bahan tanaman (eksplan) yang digunakan adalah batang dan tunas dari tanaman sebelumnya Adenium yang telah dikecambahkan di dalam medium MS, agar-agar, sukrosa, aquades steril, NaOH 0,1 N, Hcl 0,1 N, ZPT (BAP), aluminium foil, karet gelang tahan panas, plastik, 96%, 70%, kertas label dan alkohol desinfektan (agrepth, bavclin detergen). Ukur pH sampai menjadi 5.8 untuk media MS. Kalus disubkultur setiap empat minggu sekali. Eksplan kemudian inkubasi pada suhu 25 ± 2°C ruang inkubasi dengan lama penyinaran 16 jam/hari.

Penelitian disusun menggunakan rancangan acap lengkap (RAL) faktorial yang terdiri dari dua faktor, yaitu: Faktor E adalah penggunaan eksplan dengan 2 taraf perlakuan, yaitu : E₁= Penggunaan eksplan batang adenium E_2 eksplan Penggunaan tunas pucuk adenium dan Faktor II adalah pemberian BAP dengan 4 taraf perlakuan, yaitu : B₀ = Tanpa pemberian BAP (kontrol), $B_1 = BAP$ $0.1 \text{ mg/l}, B_2 = BAP 1.0 \text{ mg/l}, B_3 = BAP 10$ mg/l. Terdapat 8 kombinasi yang diulang sebanyak 3 kali dan tiap ulangan terdapat 2 unit eksplan percobaan, sehingga diperoleh 48 unit eksplan. Uji statistik lanjut dilakukan uji lanjut Beda Nyata Jujur (BNJ) pada taraf 5%.

HASIL DAN PEMBAHASAN

Inisiasi eksplan ke dalam medium tumbuh dengan beberapa konsentrasi pada sumber eksplan yang berbeda-beda ada yang memberikan respon dan terdapat pula yang tidak memberi respon. Hal tersebut menunjukkan bahwa dengan konsentrasi BAP yang berbeda pada medium tumbuh dapat memberikan respon pertumbuhan eksplan yang berbeda pula. Walaupun sebagian analisis yang telah dilakukan secara uji lanjut hanya beberapa perlakukan saja yang berbeda nyata, namun secara angkaangka terdapat perbedaan.

Persentase Tumbuh Eksplan

Persentase tumbuh eksplan menunjukkan bervariasi namun bila dilihat dari analisis sidik ragam baik secara interaksi maupun secara tunggal tidak memberikan pengaruh nyata terhadap pemberian zat pengatur tumbuh BAP dapat dilihat pada Tabel 1. Pemberian memberikan respon yang baik BAP terhadap pertumbuhan eksplan, meskipun tidak menunjukkan pengaruh yang nyata, secara angka menghasilkan persentase tumbuh tertinggi yang terdapat pada perlakuan E₂B₂ (83,33%). Dengan konsentrasi lebih rendah, penggunaan BAP pada eksplan yang berasal dari tunas menghasilkan persentase tumbuh 66.67% $(E_2B_0 \text{ dan } E_2B_1)$, dan dengan konsentrasi lebih tinggi juga diperoleh persentase tumbuh 66.67% (E₂B₃). Hasil 16,67% lebih rendah yang diperoleh dibandingkan dengan perlakuan tertinggi yaitu 83,33% pada perlakuan E₂B₂.

Konsentrasi yang terlalu tinggi ataupun rendah akan mempengaruhi kinerja metabolisme sel. Wereing dan (1981)**Philips** menyatakan bahwa kebutuhan nutrisi dan zat pengatur tumbuh untuk memacu proses morfogenesis pada kultur in vitro akan berbeda untuk setiap jenis tanaman dan eksplan vang digunakan. Pertumbuhan dan morfogenesis tanaman secara in vitro dikendalikan oleh keseimbangan dan interaksi dari ZPT yang ada didalam eksplan baik endogen maupun eksogen yang diserap dari media.

Tabel 1. Rerata Persentase Tumbuh Eksplan, Terbentuknya Tunas dan Persentase Tumbuh Tunas Eksplan Adenium

Perlakuan Eksplan	Persentase Tumbuh Eksplan				Rerata	Umur Pembentukan Tunas Rerata					Persentase Tumbuh Tunas				Rerata
	B0	B1	B2	В3		B0	B1	B2	В3		B0	B1	B2	В3	
E1 (Batang)	33.33	33.33	50.00	50.00	41.67	11.67	10.50	10.50	9.33	10.50	33.33	33.33	33.33	66.67	41.67 b
E2 (Tunas Pucuk)	66.67	66.67	83.33	66.67	70.83	9.33	9.33	7.00	9.33	8.75	66.67	83.33	83.33	83.33	79.17 a
Rerata B	50.00	50.00	66.67	58.33		10.50	9.92	8.75	9.33		50.00	58.33	58.33	75.00	

Tabel 2. Rerata Umur Pembentukan Kalus, Persentase Pembentukan Kalus dan Pembentukan Akar Eksplan Adenium

Perlakuan Eksplan	Umu Kalus	r Pem	bentuka	an	Rerata	persentase pembentukan kalus				Rerata	pembentukan akar			kar	Rerata
	В0	B1	B2	В3		В0	B1	B2	В3		B0	B1	B2	В3	
E1 (Batang)	8.17	2.33	3.50	*	3.50	50.00	16.67	16.67	*	20.83	9.33	9.33	*	*	4.67
E2 (Tunas Pucuk)	7.00	*	*	*	1.75	33.33	*	*	*	8.33	*	17.50	5.83	9.33	8.17
Rerata B	7.58 b	1.17 a	1.75 a	*		41.67 a	8.33 b	8.33 b	*		4.67	13.42	2.92	4.67	

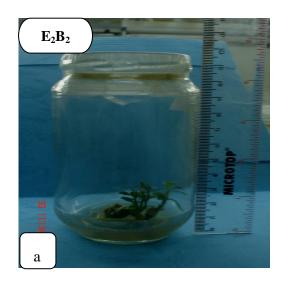
Angka-angka yang diikuti huruf yang berbeda menunjukkan berbeda nyata menurut uji BNJ pada taraf 5%

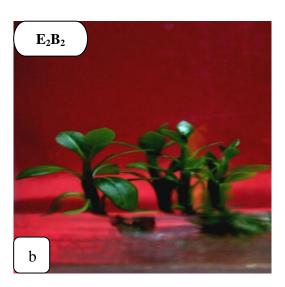
Keterangan :

* = Tidak membentuk kalus sampai umur 56 hari

Umur Pembentukan Tunas

Berdasarkan Tabel 1 tentang umur pembentukan tunas bahwa perlakuan secara tunggal maupun kombinasi tidak memberikan perbedaan nyata. Walaupun demikian pertumbuhan antara sumber eksplan E_1 (batang) dan E_2 (tunas pucuk) pertumbuhannya pembentukan tunas lebih cepat pada tunas pucuk 8.75 hari dibandingkan dengan batang 10.50 hari.





Gambar 1. Pertumbuhan eksplan pada perlakuan E_2B_2 ketika berumur 1,5 bulan setelah perlakuan (a) dan Perkembangan eksplan pada perlakuan E_2B_2 saat akhir penelitian (b)

Fungsi lain dari sitokinin adalah sebagai bahan dasar dalam proses metabolisme asam nukleat dan sintesis protein. Bahan pembangun berupa karbohidrat yang berperan dalam meningkatkan laju pembelahan sel meristem pada titik tumbuh (Harjadi, 1992).

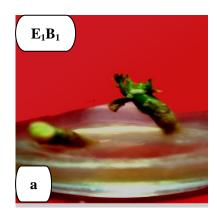
Tingginya konsentrasi ZPT yang terakumulasi didalam eksplan menjadi pemicu terhambatnya pertumbuhan eksplan, pada penggunaan eksplan tunas dengan dosis yang lebih tinggi menyebabkan persentase tumbuh menurun disebabkan pada eksplan tunas telah dihasilkan fitohormon alami, sehingga aplikasi BAP dari tanaman akan meningkatkan kadar zat pengatur tumbuh tanaman. Penambahan zat pengatur tumbuh dalam media merupakan salah satu faktor yang sangat mempengaruhi keberhasilan kultur jaringan. Pada umumnya media perbanyakan secara in vitro menggunakan zat pengatur tumbuh dari golongan sitokinin yang banyak digunakan untuk memacu pembentukan tunas dengan daya aktivitas yang kuat mendorong proses pembelahan sel (George dan Sherington, 1984).

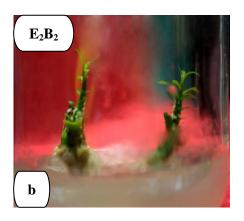
Persentase Pembentukan Tunas

Pada pengamatan persentase pembentukan tunas ternyata pemberian BAP beberapa konsentrasi yang berbeda direspon cukup baik oleh eksplan baik yang berasal dari tunas maupun batang. Ini diperlihatkan pada semua perlakuan yang menunjukkan terbentuknya tunas. Persentase pembentukan tunas tertinggi dengan inisiasi pembentukan tunas tercepat terdapat pada perlakuan E_2B_2 .

Hasil ini tidak berkorelasi dengan pengamatan inisiasi tumbuh tunas, yang mana meskipun persentase tumbuh tunas terlihat memberikan respon namun tidak

demikian pada inisiasi tumbuh tunas. Pemberian BAP hanya meningkatkan aktifitas pembelahan sel, namun proses tersebut tidak dapat dipercepat melalui aplikasi zat pengatur tumbuh ini. Dixon (1985) menyatakan bahwa sitokinin merupakan zat pengatur tumbuh yang lebih berperan memacu dan menginduksi tunas.





Gambar 2. Perkembangan eksplan membentuk tunas dengan perlakuan E_1B_1 saat berumur 3 bulan (a) Perkembangan eksplan membentuk tunas dengan perlakuan E_2B_2 saat berumur 3 bulan (b)

Berdasarkan Gambar 2 terlihat bahwa perlakuan E_1B_1 menunjukkan perkembangan tunas lebih lambat, selain itu masih terdapat kalus yang belum membentuk tunas maupun akar. Sedangkan pada perlakuan E_2B_2 mengalami pembentukan tunas yang lebih baik, akar pun mulai muncul dengan terdapatnya tonjolon putih kekuningan yang mulai nampak pada bagian bawah tubuh eksplan. Kalus juga masih tampak, yang menandakan aktifnya sel meristematik akibat pemberian BAP. ZPT ini merupakan golongan sitokinin yang dapat mendorong pembentukan tunas adventif, pemberian sitokinin saja tanpa auksin mampu meningkatkan jumlah tunas dengan cara melipatgandakan jumlah mata tunas (Pierik, 1987).

Menurut Yusnita (2003) menyatakan bahwa penggunaan ZPT sitokinin dapat pertumbuhan percabangan merangsang tunas adventif yang perkembangan organ seperti tunas yang berasal dari suatu titik tumbuh. Selanjutnya Sumiasri dan Priadi (2002). Konsentrasi BAP yang optimal untuk memacu pertumbuhan tanaman bervariasi dan tergantung pada jenis tanaman. Banyak jumlah tunas yang terbentuk karena tercapainya antara zat pengatur tumbuh eksogen dengan eksplan untuk merangsang pemunculan tunas-tunas baru, karena untuk menghasilkan tunas dalam jumlah banyak eksplan yang dikulturkan juga berasal dari tunas sehingga eksplan yang digunakan lebih aktif merespon zat pengatur tumbuh.

Umur Munculnya Pembentukan Kalus dan Persentase Pembentukan Kalus

Berdasarkan Tabel 2 di atas menunjukkan bahwa pemberian BAP memberikan respon yang baik terhadap persentase pembentukan kalus. Pengaruh nyata ditunjukkan pada perlakuan dengan pemberian BAP yang berbeda. Pada pengamatan inisiasi pembentukan kalus. Demikian juga persentase tumbuh kalus dengan inisiasi pembentukan kalus terdapat pada eksplan tanpa perlakuan ZPT. Pada perlakuan lainnya juga dapat membentuk kalus, seperti pada perlakuan E_1B_1 , E_1B_2 , namun ada juga perlakuan yang tidak mengeluarkan kalus. Pemberian BAP

menyebabkanrendahnya pembentukan kalus. Semakin tinggi BAP menyebabkan kalus tidak muncul.

Terbentuknya kalus dalam kultur in vitro dipengaruhi oleh faktor genotipe, media, lingkungan tumbuh (suhu dan cahaya), Fisiologi jaringan tanaman dan bagian tanaman yang dipakai. Kalus merupakan suatu kumpulan sel amorphous yang terjadi dari sel-sel jaringan awal yang membelah diri terus menerus, dan didalam kultur invitro dapat dihasilkan dari potongan organ yang telah steril dalam media yang mengandung ZPT (Gunawan, 1987).

Pada perlakuan E_2B_2 dan E_2B_3 tidak terbentuk kalus yang terbentuk. Nilai tertinggi dijumpai pada perlakuan E_1B_0 (8,17 hari) dan E_2B_0 (7 hari) serta kedua perlakuan ini juga menghasilkan persentase kalus 50% dan 33.33%. Peningkatan konsentrasi BAP diatas 0.1 mg/l air terjadi penurunan persentase kalus terbentuk. Suwarsono (1986) menyatakan, konsentrasi sitokinin endogen pada bagian ujung batang tanaman adalah tinggi, sehingga penambahan sitokinin eksogen pada konsentrasi rendah mampu menginduksi kalus.

Penurunan persentase kalus yang terbentuk terdapat pada pemberian BAP konsentrasi 1,0 mg-10 mg. Berdasarkan penelitian Prihatmanti D dan Mattjik N.A (2004) pemberian BAP 1 mg/l menunjukkan kecenderungan pembentukan kalus dan pertumbuhan kultur tercepat, serta jumlah tunas, daun dan akar terbanyak pada tanaman anthurium.

Umur Munculnya Pembentukan Akar (Hsp) dan Persentase Pembentukan Akar

Pemberian perlakuan BAP dan asal eksplan tidak mempengaruhi dalam proses pembentukan akar. Pertumbuhan akar justru diperlihatkan pada perlakuan dengan kandungan BAP lebih rendah (E_1B_0 dan E_1B_1) serta dengan kandungan ZPT tertinggi ($E_2B_1,\ E_2B_2,\ E_2B_3$). Danoesastro dan Harjono (1987), menyatakan bahwa penggunaan ZPT diharapkan dapat menambahkan hormon yang ada pada bagian tanaman dan mempercepat pertumbuhan sehingga diperoleh hasil yang baik. Dari hasil pengamatan diketahui bahwa dengan atau pun tanpa penggunaan BAP eksplan mampu mengeluarkan akar lebih baik, yang mana pada perlakuan E_1B_0 dan E_2B_3 , mampu meningkatkan persentase pembentukan akar sebesar 16,67%.

Hasil penelitian menunjukkan pula bahwa eksplan yang dikulturkan pada media tanpa penambahan BAP memperlihatkan pertumbuhan (pemanjangan) akar yang lebih baik dibandingkan dengan kombinasi perlakuan yang lain. Hal ini membuktikan bahwa sel akar umumnya mengandung auksin untuk memanjang secara normal (Marlin, 2005). Dengan kandungan nutrisi yang sama dan kandungan ZPT yang lebih rendah, eksplan mampu memaksimalkan pembelahan selnya untuk membentuk akar. Menurut Wilkins (1989) pembentukan akar merupakan suatu proses dimana pembelahan sel memerlukan peranan yang sangat penting.

Menurut Abidin (1982), bahwa konsentrasi sitokinin lebih rendah dari pada auksin, maka akan berpengaruh terhadap pertumbuhan akar. Pemunculan akar sering terjadi sesudah eksplan atau jaringan yang dikulturkan membentuk tunas dan tunas-tunas yang terbentuk akan merangsang pembentukan akar.

Lakitan (1995) keberhasilan aplikasi ZPT sangat ditentukan oleh konsentrasi yang digunakan dan konsentrasi yang optimum akan bervariasi antara spesies, fase pertumbuhan dan kondisi lingkungan. Sitokinin endogen salah satunya dibentuk didalam akar, pemberian sitokinin eksogen konsentrasi tinggi ditambah dengan adanya sitokinin endogen dalam akar akan menghambat pertumbuhan dan pembentukan akar. Manurung (1985) menyatakan, pertumbuhan secara alami dikendalikan oleh hormon endogen dan hormon ini terdapat dalam tanaman dalam

jumlah kecil, dan pada pemberian senyawa sintetik tersebut dapat menimbulkan suatu respon tertentu.

KESIMPULAN

Dari hasil penelitian dapat diambil kesimpulan bahwa interaksi tidak menunjukkan respon yang berbeda nyata. Konsentrasi BAP 1 mg/liter menunjukkan respon tertinggi terhadap perkembangan eksplan dibandingkan dengan interaksi perlakuan lainnya. Jenis eksplan terbaik yang diperoleh pada penelitian ini adalah eksplan yang berasal dari eksplan meristem (tunas pucuk).

DAFTAR PUSTAKA

- Abidin, Z. 1982. *Dasar-dasar Pengetahuan Tentang Zat Pengatur Tumbuh*. Angkasa: Bandung.
- Beikram dan Andoko, A. 2006. *Mempercantik Penampilan Adenium*. Agromedia Pustaka, Jakarta, 57 Hal.
- Chuhairy, H. 2006. *Membuat Adenium Rajin Berbunga*. Agromedia Pustaka. Jakarta. 62 Hal.
- Danoesastro dan Harjono. 1987. Zat Pengatur Tumbuh dalam Pertanian. Faperta UGM. Yogyakarta.
- Dixon, R.A. 1985. Isolation and Maintenance of Callus Suspension Culture the Practical Approach. IRI Press. Oxford.
- Fathurrahman (2003) *Transformasi Genetik Kelapa Sawit (Elaeis guineensis Jacq var. dura) dengan Menggunakan Kaedah Biolistik*. Tesis Sarjana Sains. Universiti Kebangsaan Malaysia.
- George, E.F and Sherington, P.D. 1984. *Plant Propogation by Tissue Culture* Exegetics Limited. England.
- Gunawan, L.W. 1987. *Pengendalian Teknik In Vitro*. Bogor. Laboratorium Kultur. Jaringan Pusat Antar Universitas Bioteknologi Institut Pertanian Bogor. 304 hlm.
- Harjadi. 1992. Pengantar Agronomi. Gramedia. Jakarta.
- Lakitan, B. 1995. *Dasar-dasar Fisiologi Pertumbuhan dan Perkembangan*. Tumbuhan. Rajawali Press. Jakarta.
- Manurung, S.O. 1985. Penggunaan Hormon dan Zat Pengatur Tumbuh Pada Kedelai. Badan Penelitian dan Pengembangan Pertanian. Pusat Penelitian dan Pengembangan Tanaman Pangan. Bogor.
- Marlin, 2005. Fisiologi Tumbuhan Jilid 3. ITB: Bandung. 77 Hal.

- Rahardja, P.C. dan Wiryanto, W., 2004. *Kiat Mengatasi Masalah Praktis Aneka Cara Memperbanyak Tanaman*. Agromedia Pustaka. Jakarta.
- Pierik, RLM. 1987. *In Vitro Culture of Higher Plant*. Departement of Horticulture England
- Prihatmanti Dyah dan Mattjik, N.A. 2004. Zat Pengatur Tumbuh NAA dan BAP Serta Air Kelapa Untuk Menginduksi Organogenesis Tanaman Anthurium (Anthurium andreanum Linden Ex Andre). Buletin Agronomi, Vol XXXII No1 20-25.
- Sintia, M. dan Kencana. L.P. 2007. *Usaha Adenium di Rumah*. Tabloid Serial Rumah. Gramedia. 63 Hal
- Sofia, D, Bangun, M.K, dan Lince, RP. 2005. Respon Pertumbuhan Eksplan Jeruk Maga (Citrus no bilis) Terhadap Pemberian IAA dan BAP Secara in vitro. Stigma An Agricultural Science Journal, Vol XIII No 4.
- Sugih, O. 2007. 88 Variasi Adenium Agar Rajin Berbunga. Penebar Swadaya. Jakarta. 80 Hal.
- Sumiarsi, N dan Priadi, D. 2002. *Pengaruh Zat Pengatur Tumbuh BAP terhadap Pertumbuhan Stek batang Sungkai (Peronema cunescens* Jack) pada Media Cair. Jurnal Alam, IX (2): hal 32 37.
- Suwarsono, H. 1986. Hormon Tumbuhan. Rajawali Press. Jakarta.
- Wilkins, M.B. 1989. *Fisiologi Tumbuhan I.* Diterjemahkan oleh M.M Sutedjo dan AG Kartasapoetra. Bina Aksara. Jakarta.
- Wereing, P.F. and Philips, I.D.J. 1981. *Growth and Differentiation In Plant.* Pergamon Press 3rd. Ed.
- Yusnita. 2003. *Kultur Jaringan: Cara Memperbanyak Tanaman Secara Efisien*. Agromedia Pustaka: Jakarta. 105 Hal.