

Konservasi *In Vitro* Tanaman Jeruk Besar (*Citrus maxima* (Burm.) Merr.) Kultivar Srinjanya Menggunakan Osmotikum dan Retardan

Iswari S. Dewi^{1*}, Gani Jawak², Ika Roostika¹, M. Sabda¹, Bambang S. Purwoko², dan Widiati H. Adil¹

¹Balai Besar Penelitian dan Pengembangan Bioteknologi dan Sumberdaya Genetik Pertanian, Jl. Tentara Pelajar 3A, Bogor 16111
Telp. (0251) 8337975; Faks. (0251) 8338820; *E-mail: iswari_dewi@yahoo.com

²Departemen Agronomi dan Hortikultura, Fakultas Pertanian, Institut Pertanian Bogor, Kampus Darmaga, Bogor 16680

Diajukan: 23 Maret 2010; Diterima: 6 Agustus 2010

ABSTRACT

***In Vitro* Conservation of Pomelo (*Citrus maxima* (Burm.) Merr.) cv Srinjanya Using Osmoticum and Retardant. Iswari S. Dewi, Gani Jawak, Ika Roostika, M. Sabda, Bambang S. Purwoko, and Widiati H. Adil.** Pomelo is an underutilized citrus fruit with a potential for commercialization. Only some cultivars have been conserved *ex situ*, such as in home yards or in botanical gardens. Such collections are vulnerable to biotic and abiotic hazards. The goal of the experiment was to study the effect of osmoticum (sorbitol) and retardant (ancymidol) on *in vitro* growth of pomelo. Four-leaf *in vitro* shoots of pomelo cultivar Srinjanya were used as plant materials. Murashige-Skoog (MS) medium was used as the basal medium for the culture. The trial was arranged in a completely randomized design with three replications. The treatments consisting of MS + sorbitol (0, 20, 40, and 60 g/l) and MS + ancymidol (0, 1, 3, and 5 mg/l). The results indicated that based on plant height, number of new leaves, and visual plant architecture, sorbitol treatments from 20-60 g/l retard the growth of the pomelo plant significantly. On the other hand, ancymidol did not inhibit the pomelo growth significantly, but it was a suitable osmoticum for improvement of *in vitro* plant vigor, increasing green color of leaf, and increasing root initiation. Leaf senescence of *in vitro* plants cultured on media containing sorbitol 40 and 60 g/l began 20 week after storage. The best medium for conservation of pomelo cv Srinjanya was MS + 20 g sorbitol/l.

Keywords: Pomelo, *in vitro* conservation, retardant, osmoticum.

ABSTRAK

Konservasi *In Vitro* Tanaman Jeruk Besar (*Citrus maxima* (Burm.) Merr.) Kultivar Srinjanya Menggunakan Osmotikum dan Retardan. Iswari S. Dewi, Gani Jawak, Ika Roostika, M. Sabda, Bambang S. Purwoko, dan Widiati H. Adil. Pomelo adalah salah satu tanaman buah yang berpotensi komersial. Hanya beberapa kultivar yang dikonservasi secara *ex situ*, misalnya di kebun-kebun botani atau kebun petani. Koleksi di lapang sangat rentan terhadap cekaman biotik dan abiotik. Tujuan penelitian ini adalah mempelajari pengaruh osmotikum (sorbitol) dan retardan

(ancymidol) terhadap pertumbuhan pamelu secara *in vitro*. Rancangan percobaan adalah rancangan acak lengkap (RAL) dengan 3 kali ulangan. Tunas *in vitro* berdaun 4 dari kultivar Srinjanya digunakan sebagai eksplan. Perlakuan terdiri atas media MS + sorbitol (0, 20, 40, dan 60 g/l) serta media MS + ancymidol (0, 1, 3, dan 5 mg/l). Hasil percobaan menunjukkan bahwa berdasarkan tinggi tanaman, jumlah daun baru, dan penampilan tanaman, semua perlakuan sorbitol dapat melambatkan pertumbuhan pamelu secara nyata. Namun sebaliknya ancymidol tidak berpengaruh terhadap pertumbuhan, walaupun jika dibandingkan dengan sorbitol tampak dapat lebih memperbaiki vigor tanaman, meningkatkan hijau daun dan inisiasi akar. Senesen pada daun pamelu dengan perlakuan sorbitol 40 dan 60 g/l mulai terjadi pada 20 minggu setelah tanam (MST). Media terbaik untuk mengkonservasi pamelu cv Srinjanya *in vitro* adalah media MS yang diberi sorbitol 20 g/l.

Kata kunci: Pamelu, konservasi secara *in vitro*, retardan, osmotikum.

PENDAHULUAN

Jeruk besar (*Citrus maxima* (Burm.) Merr.) atau pamelu mempunyai buah yang besar ukurannya serta bervariasi dari yang tidak berbiji sampai yang berbiji banyak, berair sampai kering dengan kulit buah yang lembut dan tebal. Menurut Niyomdham (2003), jeruk besar berasal dari Indonesia, di mana ia ditemukan tumbuh liar tersebar di hampir seluruh daerah di Indonesia. Jeruk besar merupakan tanaman buah yang berpotensi dikomersialkan.

Pada umumnya plasma nutfah tanaman buah seperti jeruk besar dikonservasi secara *ex situ* di kebun-kebun botani. Genotipe yang berharga ditanam di rumah kaca atau rumah kawat, sehingga dapat lebih mudah dilindungi dari serangan hama dan penyakit atau kondisi iklim yang merusak. Namun, konservasi dengan cara tersebut tentu memerlukan biaya yang besar selain jumlah aksesori yang ditanam menjadi terbatas. Oleh karena itu, konservasi secara *in vitro* menjadi sangat menarik terutama untuk mengkonservasi tanaman yang berbiji non ortodok atau tidak dapat di-

simpan dalam keadaan kadar air tertentu, namun dapat diperbanyak secara vegetatif seperti jeruk besar. Pada dasarnya konservasi *in vitro* dilakukan untuk memelihara diversitas genetik tanaman dalam kondisi steril di laboratorium (Pérez, 2000).

Konservasi *in vitro* memiliki keuntungan antara lain kemudahan dalam penyimpanan; menghemat pemakaian lahan, tenaga, biaya; erosi genetik dapat dicegah; mempermudah pengiriman; dan merupakan salah satu alternatif untuk melestarikan biji yang mudah rusak, bebas dari gangguan hama penyakit, dan gangguan alam lainnya (Leunufna, 2007). Sampai saat ini konservasi *in vitro* belum diperhatikan untuk tanaman jeruk, sehingga untuk keperluan preservasi hanya dilakukan dengan cara pemeliharaan planlet jeruk di media perbanyakan (*storage of actively growing cultures*) sampai planlet tumbuh membesar dan perlu disubkultur kembali ke media baru (Ramkhrisna *et al.*, 2005). Hal ini tentu berisiko hilangnya material akibat kontaminasi atau penurunan vigor.

Metode pertumbuhan lambat (*slow growth methods*) merupakan salah satu metode yang dapat dipilih apabila diinginkan untuk memperoleh koleksi berupa tanaman hidup. Metode ini dapat dilakukan antara lain dengan pemberian osmotik regulator (osmotikum) yang berpengaruh terhadap tekanan osmotik media, seperti manitol atau sorbitol dan pemberian retardan yang menghambat pertumbuhan, seperti paclobutrazol, cycocel, ancymidol atau inhibitor asam absisat (Tyagi *et al.*, 2006; Keller *et al.*, 2006). Pemberian osmotikum dan retardan sudah banyak digunakan dalam konservasi *in vitro* tanaman umbi-umbian, seperti kentang (Roostika *et al.*, 2005), ubi jalar (Purwoko *et al.*, 2000), dan temulawak (Syahid, 2007).

Percobaan pendahuluan pada jeruk besar menunjukkan salah satu osmotikum, yaitu manitol, tidak dapat direkomendasikan untuk penyimpanan *in vitro* jeruk besar karena pada semua taraf perlakuan manitol (20, 40, dan 60 g/l) tampak daun mengalami perubahan wana dari hijau menjadi berwarna kuning sampai kecoklatan dan akhirnya berguguran (Jawak, 2008). Seperti manitol, sorbitol juga merupakan karbohidrat terhidrogenasi yang mempunyai peranan yang sama dalam translokasi karbohidrat (Deguchi *et al.*, 2004). Sementara itu retardan ancymidol sering digunakan sebagai pengganti manitol dalam konservasi tanaman *in vitro*, karena pada konsentrasi rendah dapat menghambat pertumbuhan dengan menghalangi tahap pembentukan ent-kaurene menjadi ent-kaurenol dan oksidasi ent-kaurenol pada lintasan biosintesis GA (Sarkar *et al.*, 2001).

Tujuan penelitian ini adalah untuk mempelajari pengaruh osmotikum sorbitol dan retardan ancymidol pada media konservasi terhadap pertumbuhan jeruk besar kultivar (cv) Srinjanya.

BAHAN DAN METODE

Penelitian dilakukan mulai bulan Februari sampai Agustus 2008 di Laboratorium Kultur Jaringan, Balai Besar Penelitian dan Pengembangan Bioteknologi dan Sumberdaya Genetik Pertanian, Bogor.

Bahan tanaman yang digunakan ialah jeruk besar cv Srinjanya. Karena terbatasnya bahan tanaman, maka penelitian dilakukan dalam dua percobaan terpisah. Masing-masing percobaan disusun dalam rancangan acak lengkap (RAL) dengan perlakuan jenis zat pengatur tumbuh pada media konservasi sebagai faktor tunggal. Percobaan pertama terdiri atas perlakuan osmotikum sorbitol (S) dengan taraf 0, 20, 40, 60 g/l dan percobaan kedua terdiri atas perlakuan ancymidol (A) dengan taraf 0, 1, 3, 5 mg/l. Masing-masing perlakuan pada setiap percobaan diulang 3 kali, sehingga setiap percobaan terdiri atas 12 satuan percobaan. Setiap satuan percobaan terdiri atas 3 eksplan. Eksplan yang digunakan ialah tunas pucuk (*shoot*) empat daun hasil perkecambahan biji *in vitro*. Eksplan berukuran seragam dengan tinggi awal $\pm 0,2$ cm. Media MS digunakan sebagai media dasar pada setiap percobaan (Murashige dan Skoog, 1962) ditambah myo-inositol 100 mg/l, tiamin-HCl 10 mg/l, piridoksin 10 mg/l, asam nikotinat 1 mg/l, dan sukrosa 30 g/l. Sorbitol atau ancymidol ditambahkan sesuai perlakuan. Keasaman (pH) media ditetapkan 5,8 sebelum penambahan phytigel™ 3 g/l, dan campuran tersebut kemudian diotoklaf pada 18-20 Psi dan suhu 120°C selama 20 menit. Media dimasukkan ke dalam botol kultur masing-masing sebanyak 40 ml. Semua kultur diinkubasi dalam keadaan terang (dari lampu neon) selama 16 jam pada suhu $26 \pm 2^\circ\text{C}$.

Kultur diamati mulai minggu kedua setelah tanam (MST) dan selanjutnya setiap empat minggu selama lima bulan. Peubah yang diamati ialah: (a) tinggi tanaman yang diukur dari permukaan media sampai ke titik tumbuh eksplan, (b) jumlah daun baru, (c) jumlah tunas dan akar yang tumbuh langsung dari eksplan yang dikulturkan, dan (d) penampilan tanaman dalam kultur secara kualitatif, yaitu ukuran dan bentuk tanaman, diamati pada akhir pengamatan (20 MST). Data dianalisis dengan uji F. Jika perlakuan menunjukkan pengaruh yang nyata terhadap hasil pengamatan maka dilakukan analisis uji lanjut Duncan Multiple Range Test (DMRT) pada taraf nyata 1% atau 5%.

HASIL DAN PEMBAHASAN

Hasil sidik ragam menunjukkan bahwa perlakuan sorbitol pada berbagai taraf menunjukkan pengaruh yang nyata sampai sangat nyata terhadap semua peubah, kecuali pada jumlah tunas. Namun perlakuan ancymidol tidak berpengaruh terhadap peubah tinggi, penambahan daun maupun pertumbuhan akar (Tabel 1).

Secara umum dengan perlakuan sorbitol pertumbuhan tinggi tanaman lebih rendah dibandingkan dengan kontrol (tanpa sorbitol). Sebaliknya, tinggi tanaman pada perlakuan ancymidol tampak sedikit lebih tinggi dibandingkan dengan kontrol yang tanpa ancymidol (Gambar 1). Walaupun terjadi penurunan sejak 16 MST pada perlakuan ancymidol 5 mg/l, tetapi hal ini disebabkan banyaknya tanaman yang mati dan kemudian terkontaminasi jamur.

Hal serupa terjadi pada penambahan jumlah daun, di mana perlakuan sorbitol memberikan pengaruh yang nyata pada 4 MST dan 20 MST sedangkan pada 8 MST sampai 16 MST memberikan pengaruh yang sangat nyata (Tabel 1). Tampak perlakuan sorbitol 40 dan 60 g/l sangat menekan penambahan jumlah daun dibandingkan perlakuan sorbitol 20 g/l (Gambar 2). Sebaliknya pada perlakuan ancymidol tampak jumlah daun terus bertambah pada semua taraf perlakuan (Gambar 2). Pada perlakuan tanpa ancymidol maupun

dengan ancymidol 1 dan 3 mg/l daun terus bertambah sampai pengamatan terakhir (20 MST), sedangkan pada perlakuan ancymidol 5 mg/l hanya sampai minggu ke-16. Hal ini disebabkan daun mulai ada yang gugur pada 20 MST. Pertambahan jumlah daun perlakuan ancymidol 5 mg/l juga lebih sedikit dibandingkan dengan konsentrasi lainnya.

Tunas sudah muncul saat 4 MST pada percobaan perlakuan tanpa dan dengan sorbitol 20 g/l, sedangkan untuk perlakuan sorbitol 40 g/l tunas baru muncul saat 12 MST. Perlakuan sorbitol 60 g/l tidak memperlihatkan adanya pertumbuhan tunas sampai akhir pengamatan 20 MST. Pertambahan jumlah tunas yang tertinggi dihasilkan pada perlakuan sorbitol 20 g/l (Tabel 2). Hal serupa terjadi pada perlakuan ancymidol, yaitu tidak semua taraf konsentrasi dapat menginduksi pertumbuhan tunas. Tunas hanya muncul pada perlakuan ancymidol 3 dan 5 mg/l, yaitu berturut-turut pada saat 12 dan 16 MST (Tabel 2).

Perlakuan sorbitol pada berbagai taraf menunjukkan adanya pengaruh yang sangat nyata terhadap kemampuan berakar. Semua eksplan pada perlakuan sorbitol (20, 40, dan 60 g/l) tidak berakar, sedangkan eksplan di dalam media tanpa sorbitol mengeluarkan akar secara normal. Sebaliknya pada percobaan perlakuan ancymidol pengaruhnya terhadap kemampuan berakar tidak nyata, sehingga pada semua taraf kon-

Tabel 1. Hasil sidik ragam pengaruh perlakuan terhadap pertumbuhan kultur *in vitro* jeruk besar cv Srinjonya.

Waktu pengamatan (MST)	Tinggi (cm)		Pertambahan daun		Jumlah tunas		Jumlah akar	
	Sorbitol	Ancymidol	Sorbitol	Ancymidol	Sorbitol	Ancymidol	Sorbitol	Ancymidol
4	*	tn	*	tn	tn	tn	**	tn
8	**	tn	**	tn	tn	tn	**	tn
12	**	tn	**	tn	tn	tn	**	tn
16	**	tn	**	tn	tn	tn	**	tn
20	*	tn	*	tn	tn	tn	**	tn

** = berbeda nyata pada uji DMRT dengan taraf nyata 1%, * = berbeda nyata pada uji DMRT dengan taraf nyata 5%, tn = tidak berbeda nyata pada uji DMRT dengan taraf nyata 5%.

Tabel 2. Nilai rata-rata pertambahan tunas jeruk besar cv Srinjonya.

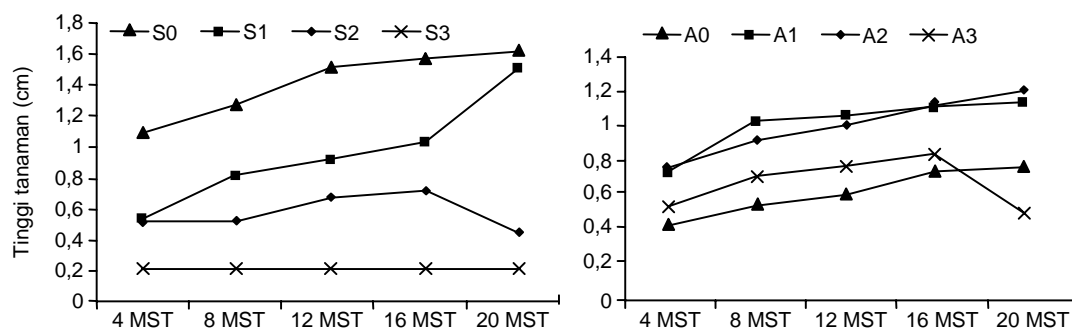
Perlakuan	Pertambahan tunas				
	4 MST	8 MST	12 MST	16 MST	20 MST
A. Sorbitol					
Sorbitol 20 g/l	0,3 a	0,6 a	2,0 a	2,0 a	2,0 a
Sorbitol 40 g/l	0,0 a	0,0 a	0,3 a	0,3 a	0,0 a
Sorbitol 60 g/l	0,0 a	0,0 a	0,0 a	0,0 a	0,0 a
Tanpa Sorbitol	0,3 a	0,3 a	0,5 a	0,5 a	0,5 a
B. Ancymidol					
Ancymidol 1 mg/l	0,0 a	0,0 a	0,6 a	0,6 a	0,6 a
Ancymidol 3 mg/l	0,0 a	0,0 a	0,0 a	0,3 a	0,3 a
Ancymidol 5 mg/l	0,0 a	0,0 a	0,0 a	0,0 a	0,0 a
Tanpa Ancymidol	0,0 a	0,0 a	0,0 a	0,0 a	0,0 a

Angka-angka pada satu lajur yang diikuti oleh huruf sama tidak berbeda pada taraf nyata 5% menurut uji DMRT. Semua data ditransformasi dengan $(x + 0,5)^{1/2}$, nilai 0,0 = tidak ada pertambahan jumlah tunas.

sentrasi (1, 3, dan 5 mg/l) eksplan jeruk besar dapat berakar (Tabel 3). Akar pada perlakuan ancymidol mulai muncul pada 8 MST.

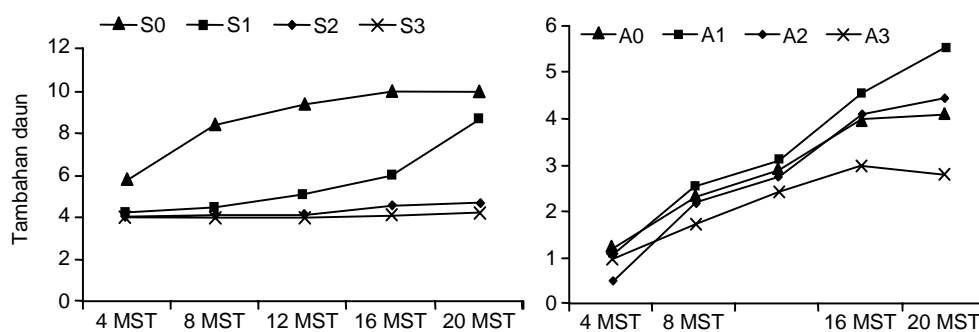
Sorbitol merupakan gula alkohol berkarbon enam ($C_6H_{14}O_6$) yang berfungsi seperti sukrosa sebagai agen osmotik yang mengatur potensial air dalam sel. Pada umumnya osmoregulator memiliki fungsi yang sama pada media kultur *in vitro*, yaitu meningkatkan osmolaritas media (Shibli *et al.*, 2006; Buchanan *et al.*, 2006). Tekanan osmotik media yang semakin besar

menyebabkan nutrisi akan mengalir sangat lambat ke dalam jaringan tanaman. Ketersediaan nutrisi yang minim dalam jaringan tanaman akan menurunkan laju pembelahan sel dan morfogenesis sel atau jaringan. Dengan demikian melalui pengaturan tekanan osmotik media maka pertumbuhan tanaman jeruk besar cv Srinjanya menjadi terhambat yang ditunjukkan oleh rendahnya tanaman dan sedikitnya penambahan daun serta tidak munculnya akar (Gambar 1 dan Gambar 2).



Sorbitol 0 g/l (S0), 20 g/l (S1), 40 g/l (S2), 60 g/l (S3), Ancymidol 0 mg/l (A0), 1 mg/l (A1), 3 mg/l (A2), 5 mg/l (A3).

Gambar 1. Pengaruh osmotikum dan retardan terhadap pertumbuhan tinggi kultur jeruk besar cv Srinjanya *in vitro*.



Sorbitol 0 g/l (S0), 20 g/l (S1), 40 g/l (S2), 60 g/l (S3), Ancymidol 0 mg/l (A0), 1 mg/l (A1), 3 mg/l (A2), 5 mg/l (A3).

Gambar 2. Pengaruh sorbitol atau ancymidol terhadap penambahan daun kultur jeruk besar cv Srinjanya *in vitro*.

Tabel 3. Nilai rata-rata jumlah akar jeruk besar cv Srinjanya pada berbagai media.

Perlakuan	Jumlah akar				
	4 MST	8 MST	12 MST	16 MST	20 MST
A. Sorbitol					
Sorbitol 20 g/l	0,0 b	0,0 b	0,0 b	0,0 b	0,0 b
Sorbitol 40 g/l	0,0 b	0,0 b	0,0 b	0,0 b	0,0 b
Sorbitol 60 g/l	0,0 b	0,0 b	0,0 b	0,0 b	0,0 b
Tanpa Sorbitol	0,6 a	0,7 a	0,9 a	0,9 a	0,9 a
B. Ancymidol					
Ancymidol 1 mg/l	0,0 b	0,3 a	0,3 a	0,3 a	0,3 a
Ancymidol 3 mg/l	0,0 b	0,3 a	0,3 a	0,3 a	0,3 a
Ancymidol 5 mg/l	0,0 b	0,5 a	0,5 a	0,5 a	0,5 a
Tanpa Ancymidol	0,3 a	0,3 a	0,3 a	0,3 a	0,3 a

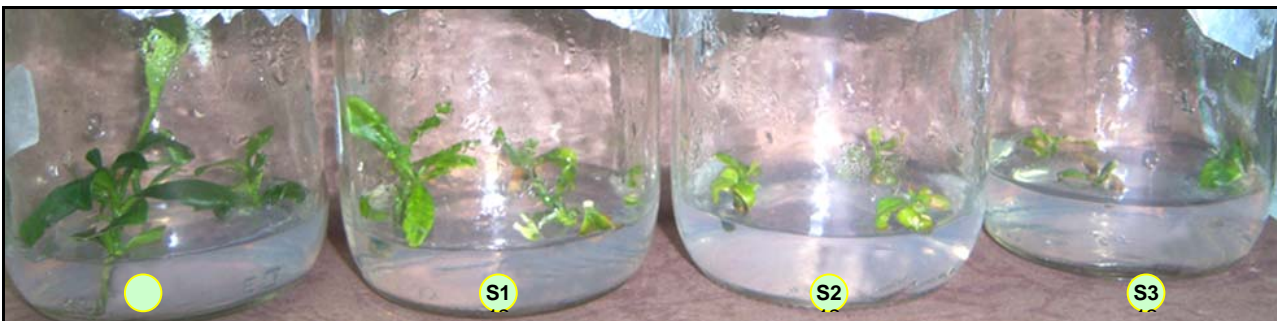
Angka-angka pada satu lajur yang diikuti oleh huruf sama tidak berbeda pada taraf nyata 5% menurut uji DMRT. Semua data ditransformasi dengan $(x + 0.5)^{1/2}$, nilai 0,0 = tidak berakar.

Ancymidol ($C_{15}H_{16}N_2O_2$) mempengaruhi sintesis giberelin dengan menghambat tahap oksidatif dalam biosintesis ent-kaurene, prekursor giberelin (Sarkar *et al.*, 2001). Terhambatnya produksi giberelin menyebabkan pengurangan kecepatan dalam pembelahan sel yang mempengaruhi pemanjangan ruas batang dan perbesaran diameter batang (Sarkar *et al.*, 2001; Saos *et al.*, 2002). Namun, percobaan perlakuan ancymidol pada cv Srinjanya pada berbagai taraf ternyata tidak menunjukkan adanya perbedaan yang nyata terhadap tinggi tanaman, jumlah daun, jumlah tunas, dan jumlah akar (Tabel 1). Hal ini kemungkinan disebabkan kandungan sitokinin endogen dalam jaringan tanaman sudah cukup tinggi sehingga taraf konsentrasi ancymidol yang diberikan (1, 3, dan 5 mg/l) belum cukup untuk menghambat aktivitas pembelahan sel (Tabel 2 dan Tabel 3). Sitokinin endogen berfungsi dalam morfogenesis sel atau jaringan dan pembelahan sel (Davies, 1995). Perlakuan ancymidol ini menghasilkan kesimpulan yang serupa dengan penelitian Lestari *et al.* (2001) yang menyatakan konsentrasi ancymidol 5 mg/l pada tanaman nilam pada mulanya mampu untuk menghambat pertumbuhan tunas hingga umur 12 MST, namun selanjutnya tidak mampu untuk menghambat multiplikasi tunas, sehingga pada 16 MST sudah harus dilakukan subkultur.

Penampilan Tanaman dalam Kultur

Penampilan tanaman dalam kultur diamati secara kualitatif pada 20 MST. Pengamatan terhadap penampilan tanaman untuk perlakuan sorbitol 20, 40, dan 60 g/l menunjukkan tanaman dengan tinggi tanaman dan daun yang lebih kecil dibandingkan dengan perlakuan tanpa sorbitol (Gambar 3). Warna daun semakin menguning dan tingkat gugur daun semakin meningkat dengan meningkatnya konsentrasi sorbitol. Pada perlakuan sorbitol 40 dan 60 mg/l sebagian eksplan banyak yang mati dengan ujung pucuk mengering. Hal serupa terjadi pada tanaman tembakau transgenik, di mana pada konsentrasi sorbitol yang tinggi dapat menghambat pertumbuhan tinggi tanaman sampai menyebabkan nekrosis (Deguchi *et al.*, 2004). Oleh karena itu berdasarkan penambahan daun dan tunas, serta rendahnya tingkat kematian tanaman tampak pengaruh perlakuan sorbitol 20 g/l cenderung lebih baik dibandingkan dengan sorbitol 40 g/l dan 60 g/l (Tabel 2 dan Gambar 2).

Penampilan tanaman pada semua taraf perlakuan ancymidol tidak memperlihatkan adanya perbedaan ukuran tinggi dan ukuran daun dibandingkan dengan kontrol (Gambar 4). Warna daun pada perlakuan ancymidol juga lebih hijau dibandingkan dengan perlakuan tanpa ancymidol dan semakin hijau dengan pe-



Gambar 3. Penampilan biakan tanaman jeruk besar cv Srinjanya pada berbagai taraf perlakuan sorbitol pada 20 MST. S0 = sorbitol 0 mg/l, S1 = sorbitol 20 g/l, S2 = sorbitol 40 g/l, S3 = sorbitol 60 g/l.



Gambar 4. Biakan tanaman jeruk besar cv Srinjanya pada berbagai taraf perlakuan ancymidol pada 20 MST. A0 = tanpa ancymidol, A1 = ancymidol 1 mg/l, A2 = ancymidol 3 mg/l, A3 = ancymidol 5 mg/l.

ningkatan konsentrasi yang diberikan. Dibandingkan dengan perlakuan retardan ancymidol, pada perlakuan osmoregulator sorbitol tampak tanaman lebih tegar (*vigorous*) dengan warna daun lebih hijau. Retardan memang merupakan senyawa organik sintetik yang bila diberikan pada media akan meningkatkan warna hijau daun, meningkatkan jumlah akar tanpa menyebabkan pertumbuhan yang abnormal (Cathey, 1975). Hal serupa terjadi pada kentang yang dikonservasi di media dengan ancymidol di mana vitrifikasi dan lemahnya tanaman, yang menjadi ciri pada konservasi kentang dalam media osmotikum, tidak terjadi walaupun tanaman dikonservasi untuk jangka waktu lebih dari 6 bulan (Sarkar *et al.*, 2001).

Laju pertumbuhan yang lambat seperti yang ditunjukkan oleh pengaruh sorbitol pada penelitian ini menguntungkan karena akan memperlama siklus subkultur. Siklus subkultur akan berpengaruh terhadap lama penyimpanan plasma nutfah *in vitro*. Selain itu semakin jarang suatu tanaman disubkultur maka biaya pemeliharaan yang dibutuhkan juga akan semakin kecil. Peningkatan periode subkultur antara 6 atau 12 bulan akan menghemat biaya dan mengurangi laju kontaminasi dan menghindarkan terjadinya mutasi pada plasma nutfah yang disimpan (Malaurie *et al.*, 1998).

KESIMPULAN

Berdasarkan tinggi tanaman, penambahan daun, berkurangnya ukuran daun, dan pertumbuhan tunas, jeruk besar cv Srinyonya dapat dikonservasi secara *in vitro* dengan menginduksi pertumbuhan minimal melalui pemberian sorbitol 20 g/l, sehingga dapat disimpan lebih dari 5 bulan. Retardan ancymidol walaupun secara statistik belum dapat menghambat pertumbuhan jeruk besar dalam kultur, namun dapat memperbaiki ketegaran tanaman, meningkatkan warna hijau daun dan mempercepat munculnya akar. Untuk penelitian selanjutnya perlu dicoba menggunakan kombinasi osmotikum dan retardan untuk penyimpanan jeruk besar sehingga dapat diperoleh kultur yang pertumbuhannya minimal, namun tetap vigor, berakar, dan bertunas banyak dengan daun yang tetap hijau.

DAFTAR PUSTAKA

Buchanan, B.B., W. Gruisem, and R.L. Jones. 2006. Biochemistry and Molecular Biology of Plants. American Society of Plant Physiologists. Maryland, USA. 1367 p.

Cathey, H.M. 1975. Physiology of growth retarding chemical. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 15:272-299.

Davies, P.J. 1995. The plant hormones: Their nature, occurrence, and functions. p. 1-12. *In* P.J Davies (ed.)

Plant Hormones. Physiology, Biochemistry, and Molecular Biology. 2nd Edition. Kluwer Acad. Publ. Netherlands.

- Deguchi, M., Y. Koshita, M. Gao, R. Tao, T. Tetsumura, S. Yamaki, and Y. Kanayama. 2004. Engineered sorbitol accumulation induces dwarfism in Japanese persimmon. *J. Plant Physiol.* 161:1177-1184.
- Jawak, G., B.S. Purwoko, dan I.S. Dewi. 2008. Konservasi plasma nutfah jeruk besar (*Citrus grandis* L. Osbeck) secara *in vitro*. Makalah Seminar Dep. Agronomi dan Hortikultura, Fakultas Pertanian, IPB. 6 hlm.
- Keller, E.R.J., A. Senula, S. Leunufna, and M. Grube. 2006. Slow growth storage and cryopreservation-tools to facilitate germplasm maintenance of vegetatively propagated crops in living plant collections. *Internat. J. Refrig.* 29:411-417.
- Lestari, E.G., I. Mariska, S. Harran, dan R. Megia. 2001. Penyimpanan *in vitro* tunas nilam dengan cara menghambat pertumbuhan. *Bul. Plasma Nutfah* 7(2):31-37.
- Leunufna, S. 2007. Kriopreservasi untuk konservasi plasma nutfah tanaman: Peluang pemanfaatannya di Indonesia. *J. AgroBiogen* 3(2):80-88.
- Malaurie, B., M-F. Trouslot, J. Berthaud, M. Bousalem, A. Pinel, and J. Dubern. 1998. Medium-term and long-term *in vitro* conservation and safe international exchange of yam (*Dioscorea* spp.) germplasm. *Electronic Journal of Biotechnology* 1(3). [February 4, 2009].
- Murashige, T. and F. Skoog. 1962. A revised medium for rapid growth and bioassays with tobacco tissue cultures. *Physiol. Plant* 15:473-497.
- Niyomdham, C. 2003. *Citrus maxima* (Burm.) Merr.. [Internet] Record number 1491 from TEXTFILE On-line. *In* E.W.M. Verheij and R.E. Coronel (eds.) *Edible Fruits and Nuts. Plant Resources of South-East Asia Foundation, Bogor, Indonesia.* <http://www.proseanet.org>. p. 128-131. [May 19, 2004].
- Pérez, R.M. 2000. Cryostorage of citrus embryogenic cultures. p. 687-705. *In* S.M. Jain, P.K. Gupta, and R.J. Newton (eds.) *Somatic Embryogenesis in Woody Plants.* Kluwer Acad. Publ., The Netherlands.
- Purwoko, B.S., I.S. Dewi, dan N. Susilawati. 2000. Konservasi *in vitro* plasma nutfah ubi jalar (*Ipomoea batatas* L.) dengan osmotikum dan retardan. *J. Tan. Tropika* 3(2):68-79.
- Ramkrishna, N. Khawale, and S.K. Singh. 2005. *In vitro* adventitive embryony in citrus: A technique for citrus germplasm exchange. *Curr. Sci.* 88(8):1309-1311.
- Roostika, I., N. Sunarlim, dan A.V. Noviati. 2005. Teknik penyimpanan kentang hitam secara *in vitro*. *J. Penelitian Pertanian Tanaman Pangan* 24(1):46-51.
- Saos, F.L.G., A. Hourmant, F. Esnault, and J.E. Chauvin. 2002. *In vitro* bulb development in shallot (*Allium cepa* L. *Agregatum* Group): Effects of anti-gibberellins, sucrose, and light. *Ann. Bot.* 89:419-425.

- Sarkar, D., S.K. Chakrabarti, and P.S. Naik. 2001. Slow-growth conservation of potato microplants: Efficacy of ancymidol for long-term storage *in vitro*. *Euphytica* 117:133-142.
- Shibli, R.A., M.A. Shatnawi, W.S. Subaih, and M.M. Ajlouni. 2006. *In vitro* conservation and cryopreservation of plant genetic resources: Review. *World J. Agric. Sci.* 2(4):372-282.
- Syahid, S.F. 2007. Pengaruh retardan paclobutrazol terhadap terhadap pertumbuhan temulawak (*Curcuma xanthorrhiza*) selama konservasi *in vitro*. *J. Litrif* 13(3): 93-97.
- Tyagi, R.K., A. Agrawal, and A. Yusuf. 2006. Conservation of Zingiber germplasm through *in vitro* rhizome formation. *Scientia Horticulturae* 108:210-219.
-