

VARIASI KANDUNGAN KIMIA MINYAK CENDANA (*Santalum album* Linn) DARI BERBAGAI PROVENANS DI INDONESIA

Variation of chemical compounds of sandalwood oil from various provenances in Indonesia

Lilie Haryjanto, Titis Budi Widowati, Sumardi, Ari Fiani, dan Yayan Hadiyan
Balai Besar Penelitian dan Pengembangan Bioteknologi dan Pemuliaan Tanaman Hutan
Jl. Palagan Tentara pelajar Km. 15, Purwobinangun, Pakem, Sleman, Yogyakarta, Indonesia
email: liek_ht@yahoo.com

Tanggal diterima: 26 September 2016, Tanggal direvisi: 14 November 2016, Disetujui terbit: 21 Juni 2017

ABSTRACT

The quality of sandalwood (*Santalum album* Linn) oil primarily depends on the compound of two major sesquiterpenes (α -santalol and β -santalol). The aim of this research was to identify variation of chemical compounds of sandalwood oil from various provenances. Fifty four samples from 8 provenances and one land race taken from 13th years old sandalwood planted at Gunungkidul, Yogyakarta Indonesia. Sandalwood powder were obtained by drilling tree at 10 cm above the ground horizontally. The samples were extracted with *n*-hexane solvent. Identification of chemical compounds of this essential oils were conducted by gas chromatography mass spectrometry analysis (GCMS). The GCMS investigation of sandalwood oils showed that variation compounds both among individual within provenance and between provenances were found in 11 individual from 6 provenances. Compounds such as sesquiterpene, monoterpenes, and others, were found in varying amount. The results showed that α -santalol (32.38-78.29%), β -santalol (5.45%-37.83%) were the major compounds with varying quantities of compounds range of epi- β -santalol (5.97-17.16%), P-Menth-2-En-9-OL-Trans (2.87%-8.53%), and α -sinensal (3.83-9.39%).

Keywords: essential oil, GCMS, α -santalol, β -santalol

ABSTRAK

Kualitas minyak cendana (*Santalum album* Linn) ditentukan oleh adanya 2 kandungan komponen Sesquiterpene, yakni α -santalol dan β -santalol. Tujuan penelitian ini untuk mengetahui variasi kandungan kimia cendana dari berbagai provenans. Sebanyak 54 sampel dari 8 provenans dan satu ras lahan diambil dari tanaman cendana umur 13 tahun di Hutan Penelitian Watusipat, Gunungkidul, Yogyakarta. Serbuk kayu cendana didapatkan dengan cara mengebor batang cendana setinggi 10 cm di atas permukaan tanah. Serbuk diekstraksi dengan larutan *n*-hexane untuk mendapatkan larutan minyak. Kandungan kimia larutan cendana dianalisis menggunakan GCMS (*gas chromatography mass spectrometry*). Hasil analisis menunjukkan adanya variasi kandungan kimia baik antar provenans maupun individu dalam provenans yang ditemukan pada 11 sampel dari 6 provenans. Senyawa golongan Sesquiterpene, Monoterpene dan komponen kimia lainnya ditemukan dalam jumlah yang bervariasi. Komponen utama dari hasil pengujian adalah α -santalol (32,38%-78,29%) dan β -santalol (5,45%-37,83%) diikuti oleh epi- β -santalol (5,97%-17,16%), P-Menth-2-En-9-OL-Trans (2,87%-8,53%) dan α -sinensal (3,83%-9,39%).

Kata kunci: minyak esensial, GCMS, α -santalol, β -santalol

I. PENDAHULUAN

Spesies cendana (*Santalum album* Linn) termasuk ke dalam Family Santalaceae dikenal sebagai *East Indian Sandalwood*, merupakan salah satu jenis yang paling tinggi nilai kayu teras dan minyak esensialnya (Misra, Shibendu, & Satyahari, 2013). Selain sebagai bahan baku utama pembuatan parfum, minyak cendana dapat digunakan untuk bahan kosmetik, obat-obatan dan aroma terapi. Kayu terasnya banyak

digunakan untuk kerajinan seperti patung, ukiran, kipas, tasbih dan rosario (Haryjanto, 2009).

Sebaran alam cendana dijumpai di China, India, Indonesia, Phillipina (IUCN, 1998; McKinnel, 1993) dan Australia (Doran, Thomson, & Brophy, 2002). Di Indonesia cendana dijumpai di kepulauan Indonesia Bagian Timur seperti P. Timor, P. Sumba, P. Alor, P. Rote dan P. Pantar. Pemanenan cendana tanpa diikuti dengan keberhasilan penanaman kembali mengakibatkan penurunan populasi

chendana di Nusa Tenggara Timur (Sumardi & Fiani, 2015). Hal ini mengakibatkan cendana masuk dalam kategori *extinct in the wild* di populasi alamnya (Ratnaningrum & Indrioko, 2014).

Kualitas minyak cendana ditentukan oleh kandungan α -santalol dan β -santalol. Senyawa α -santalol dan β -santalol merupakan senyawa organik golongan *sesquiterpene* yang beraroma khas (Subasinghe, Gamage, & Hettiarachchi, 2013). Penelitian yang dilakukan Xiaojin, Xu, Yang, Zhang, dan Yang (2011) menyatakan bahwa kandungan α -santalol, β -santalol, α -trans-bergamotenol, *cis-lanceol* dan *bycyclogermacrene* terdapat pada cendana umur 6 tahun di Guangdong, China Selatan. Cendana umur 15 tahun di India mengandung α -santalol, β -santalol, *epi- β -santalolol*, *epi- β -santalene*, α -santalene, β -santalene dan α -bergamotol (Bisht & Hemanthraj, 2014). Cendana di Sri Lanka umur 15 tahun mengandung α -trans-bergamotol, α -santalol, *epi- α -bisabolol*, *epi- β -santalolol*, β -santalol, *E,E-farnesol*, *nuciferol*, γ -curcumen-12-ol, β -curcumen-12-ol dan *lanceol* (Subasinghe et al., 2013).

Menurut penelitian yang dilakukan oleh Doran et al. (2005), Brand, Kimber, dan Streatfield (2006), Hettiarachchi (2008), Xiaojin et al. (2011), Moniodius (2012), dan Day (2012), pada *S. album*, *S. spicatum*, *S. yasi*, *S. austrocaledonicum* terdapat variasi kandungan α -santalol dan β -santalol pada level individu jenis yang sama, antar jenis, antar lokasi, variasi ukuran pohon dan cara ekstraksi yang berbeda. Namun demikian informasi faktor genetik yang mempengaruhi variasi kandungan α -santalol dan β -santalol masih terbatas. Menurut Sinha (1961) dan Quemina (1988), asal provenans mempengaruhi kandungan minyak cendana.

Tujuan penelitian ini adalah untuk mengetahui variasi kandungan kimia cendana dan memilih individu unggul berdasarkan komponen utamanya yakni α -santalol dan β -santalol sebagai dasar pemuliaan genetik cendana.

II. METODE PENELITIAN

A. Bahan

Sebanyak 54 sampel cendana (umur 13 tahun) berasal dari 8 provenans dan 1 ras lahan (Tabel 1). Setiap provenans diambil sebanyak 6 pohon secara random pada bulan September 2015. Lokasi pengambilan sampel di Hutan Penelitian Balai Besar Penelitian dan Pengembangan Bioteknologi dan Pemuliaan Tanaman Hutan Watusipat, Gunungkidul, Yogyakarta (S^o7' 54' 07.0'' E110° 33' 28.4''). Diskripsi lokasi: tipe iklim C dengan curah hujan 1894 mm/tahun, musim penghujan umumnya dimulai pada bulan Oktober dan menurun pada bulan Maret. Topografi datar bergelombang dengan kelerengan berkisar 5% - 50%. Jenis tanah gromosol hitam, bahan induk napal dan tufvulkan dengan tingkat kesuburan rendah. Ketinggian tempat \pm 150 meter di atas permukaan laut (BBPBPTH, 2013).

Serbuk cendana didapatkan dengan cara mengebor batang cendana setinggi 10 cm di atas permukaan tanah. Pengeboran dilakukan secara horisontal dari sisi satu sampai tembus sisi yang lainnya. Sebanyak 3 gram serbuk kayu dihaluskan dan dikeringkan, kemudian dimasukkan ke dalam botol dan ditambah larutan *n-Hexane* sebanyak 2 kali berat sampel. Sampel di-*vortex* selama 1 menit setiap 3 jam sekali (diulangi sebanyak 3 kali) kemudian disaring. Larutan minyak dalam *hexane* kemudian dipekatkan 10 kali dengan gas nitrogen.

B. Analisis kimia

Analisis kimia minyak cendana menggunakan GCMS (*gas chromatography mass spectrometry*) (Howes, Melanie, Monique, Simmonds, & Geoffrey, 2004). Larutan cendana dimasukkan pada GCMS, komponen GC-2010 dipasangkan dengan GCMS-QP2010S (Shimadzu, Japan) menggunakan kolom Agilent Hp 1MS dengan panjang 30 m; ID 0,25 mm dan ketebalan film 0,25 μ m; gas pembawa Helium; Ion Ei 70 Ev. Perlakuan pada GC-2010 sebagai

berikut : suhu kolom 70°C, suhu injeksi 300°C dengan mode *splitless*; tekanan 13,7 kPa; *total flow* 37,5 mL/ml; *linear velocity* 25,9 cm/sec; *purge flow* 3,0 mL/min dan *split ratio* sebesar 68. Perlakuan pada GC-MS-QP2010 sebagai berikut suhu *ion source* 250°C; suhu *interface*

300°C; *solvent cut time* 3,5 menit; *detector gain* 1,4 kV dengan mode *Absolute*. MS tabel mengikuti ketentuan *start time* 3,6 min; *end time* 60 min; mode AQC Scan; *event time* 0,50 sec; *scan speed* 1250; *start m/z* 28 dan *end m/z* 600.

Tabel 1. Data lokasi asal provenans cendana

Nomor seedlot	Provenans	Letak Geografis	Ketinggian Tempat (m dpl)
P3	Hambala (P. Sumba)	9°44'21.70"S dan 120°15'21.05"E	194
P4	Katikutana (P. Sumba)	9°34'55.80"S dan 119°32'32.39"E	370
P5	Waisika (P. Alor)	8°12'24.97"S dan 124°45'47.18"E	587
P6	Pailelang (P. Alor)	8°18'05.98"S dan 124°33'28.15"E	452
P7	Kuma, Mollo Selatan, TTS (P. Timor)	9°51'47.18"S dan 124°13'10.81"E	580
P8	Pollen, Mollo Selatan, TTS (P. Timor)	9°39'35.60"S dan 124°22'22.83"E	647
P 16	Snok, Amanatun Utara, TTS (P. Timor)	9°41'28.96"S dan 124°40'04.11"E	320
P17	Noemuti, Miomafo Timur, TTU (P. Timor)	9°35'36.84"S dan 124°29'32.34"E	492
P10	Karangmojo, Gunungkidul (ras lahan)	7°55'54.11"S dan 110°40'39.09"E	175

C. Analisis statistik

Untuk mengetahui kekuatan hubungan antara keliling batang (x) dengan kandungan santalol (y) digunakan analisis korelasi dari Pearson:

$$Korelasi = r_{xy} = \frac{\sum(x_i - \bar{x})(y_i - \bar{y})}{\sqrt{\sum(x_i - \bar{x})^2} \cdot \sqrt{\sum(y_i - \bar{y})^2}}$$

Keterangan:

r_{xy} = koefisien korelasi antara variabel x dan variabel y

x_i = nilai pengamatan variabel x ke-i

y_i = nilai pengamatan variabel y ke-i

\bar{x} = rerata variabel x

\bar{y} = rerata variabel y

Analisis varians digunakan untuk mengetahui pengaruh provenans terhadap kandungan santalol.

Analisis data menggunakan SPSS versi 16.00.

III. HASIL DAN PEMBAHASAN

A. Variasi kandungan kimia antar dan dalam provenans

Dari 54 sampel yang diuji hanya 11 sampel yang dapat diidentifikasi kandungan kimianya. Komponen utama dari hasil pengujian ini adalah α -santalol dan β -santalol diikuti oleh *epi- β -santalol*, *P-Menth-2-En-9-OL-Trans* dan *α -sinensal* (Tabel 2). Variasi kandungan kimia pada tanaman cendana juga dijumpai di beberapa negara dengan α -santalol dan β -santalol merupakan komponen utamanya seperti disajikan pada Tabel 3.

Tabel 2. Kandungan kimia cendana dari 5 provenans dan 1 ras lahan

Kandungan kimia	Hambala, P. Sumba	P. Alor	Pailelang P. Alor		Karangmojo	Waisika Alor		Noemuti, TTU Timor		Pollen, TTS Timor	
	P3.1	P6.1	P6.11	P6.15	P10.19	P5.2	P5.4	P17.3	P17.19	P8.1	P8.4
Sesquiterpene											
α -Santalol	75,23	78,29	32,38	63,79	38,87	51,26	48,06	52,83	61,5	46,54	49,37
β -Santalol	5,45	21,72	22,08	35,89	37,83	7,60	20,12	18,57	20,08	16,45	18,37
epi- β -Santalol	-	-	5,97	-	-	17,16	7,48	7,38	7,43	8,57	7,23
α -Sinensal	-	-	9,39	-	9,36	-	3,83	-	5,12	-	3,92
β -Sinensal	-	-	-	-	-	4,63	-	3,72	-	5,02	-
α -Santalene	-	-	-	-	0,45	1,19	1,08	1,27	-	-	-
β -Santalene	-	-	-	-	0,87	2,16	1,69	2,10	-	2,50	-
epi- β -Santalene	-	-	-	-	0,60	0,94	-	1,47	-	-	0,98
α -Curcumene	-	-	4,92	-	9,92	-	1,15	-	-	-	-
Zingiberene	-	-	3,83	-	-	-	2,59	2,87	-	3,80	3,03
Bicyclogermacrene	-	-	-	-	-	-	-	1,21	-	2,89	2,59
Bicyclo2.2.1 heptane,2-methyl-3-methylene-2-(-4methyl-3-pentenyl)	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	1,94
2-Penten-1-ol,2-methyl-5-(2-methylene bicyclo 2.2.1 hept-2-yl),1s-1 alpha.,2alpha.,(z) 4 alpha	19,32	-	-	-	1,85	-	-	-	-	-	-
Caryophyllene oxide	-	-	-	-	-	-	-	3,12	-	-	-
Monoterpene											
p-Mentha-1(7),8(10)-dien-9-ol	-	-	5,40	-	-	-	2,87	-	-	3,08	8,53
Sabinol	-	-	7,83	-	-	-	-	-	-	-	-
P-Menth-2-En-9-OL,Trans	-	-	-	-	-	6,74	8,8	5,46	5,87	6,03	4,04
α -Cyclocitral	-	-	-	-	-	-	-	-	-	5,13	-
2-Cyclohexene-1-carboxaldehyde,2,6,6-trimethyl	-	-	-	-	-	4,95	-	-	-	-	-
Other											
Dibutyl phthalate	-	-	5,20	-	-	-	-	-	-	-	-
Argon	-	-	-	0,32	-	-	-	-	-	-	-
1,5-Cycloundecadiene,8,8-dimethyl-9-methylene	-	-	-	-	-	3,38	2,33	-	-	-	-
Kauran-18-al,17-(acetyloxy)-(4 beta)	-	-	-	-	0,36	-	-	-	-	-	-
2-hexanone,3-methyl-4-methylene	-	-	2,99	-	-	-	-	-	-	-	-

Tabel 3. Rerata beberapa kandungan kimia pada tanaman cendana dari beberapa negara

Kandungan kimia	Asal negara/umur (tahun)			
	Guangdong, China/6 ^a	Sri Lanka/15 ^b	Bangalor, India/15 ^c	Indonesia/13 ^d
α -Santalol	18,62	31,51	34,60	54,37
β -Santalol	9,82	14,38	17,69	20,38
epi- β -Santalol	0,80	2,13	2,70	8,74
α -Santalene	0,51	-	0,90	0,99
β -Santalene	0,60	-	1,64	1,86
epi- β -Santalene	0,46	-	1,05	0,99

Keterangan:

a = Xiaojin et al., (2011)

b = Subasinghe et al., (2013)

c = Bisht & Hemanthraj (2014)

d = Penelitian ini

Disamping variasi antar provenans, variasi kandungan kimia juga terdapat pada individu dalam provenans. Variasi antar individu dalam provenans yang dapat diidentifikasi kandungan kimianya sebagai berikut: provenans Hambala dan ras lahan Karangmojo ada 1 individu (16,66%), provenans Pailelang ada 3 individu (50%),

provenans Waisika, Noemuti dan Pollen terdapat masing-masing 2 individu (33,33%) seperti disajikan pada Tabel 4. Individu P17.3 memiliki kandungan kimiawi golongan sesquiterpene terbanyak (10 jenis), sedangkan individu P6.1 paling sedikit yaitu 2 jenis. Untuk golongan monoterpene bervariasi antara 1-3 jenis setiap individunya.

Tabel 4. Golongan kandungan kimia cendana dari beberapa provenans

Provenans	Individu	Sesquiterpene	Monoterpene	Lainnya
Hambala (P3)	P3.1	3	-	-
Pailelang (P6)	P6.1	2	-	-
	P6.11	6	2	2
	P6.15	2	-	1
Karangmojo (P10)	P10.19	8	-	1
Waisika (P5)	P5.2	7	2	1
	P5.4	8	2	1
Noemuti (P17)	P17.3	10	1	-
	P17.19	4	1	-
Pollen (P8)	P8.1	7	3	-
	P8.4	7	2	-

Meskipun ada variasi antar provenans dan individu dalam provenans, namun secara statistik variasi komponen utama (α -santalol dan β -santalol) tersebut tidak signifikan yang ditunjukkan pada Tabel 5. Kandungan lainnya seperti epi- β -Santalol, P-Menth-2-En-9-OL-Trans dan α -sinensal tidak dapat dilakukan analisis varians mengingat individu yang mengandung ketiga kandungan kimia tersebut terbatas jumlahnya yaitu masing-masing sebanyak 7, 6 dan 5 individu.

Tidak signifikannya variasi kandungan α -santalol dan β -santalol baik antar provenans maupun individu dalam provenans, maka strategi pemuliaan maupun perkawinan silang di masa mendatang dilakukan tanpa mempertimbangkan asal provenans dan hanya memilih individu-individu yang memiliki kandungan santalol tinggi. Adanya variasi kandungan kimiawi minyak cendana menunjukkan dimungkinkan untuk dilakukan pemuliaan untuk meningkatkan kualitas minyak.

Tabel 5. Analisis varians kandungan α -santalol dan β -santalol

Sumber variasi	Derajat bebas	Kuadrat Tengah	
		α -santalol	β -santalol
Provenans	3	85,39 ns	20,31 ns
Individu (provenans)	4	275,14 ns	45,44 ns
Galat		47,66	30,15

Keterangan: ns = tidak berbeda nyata pada taraf uji 5%

B. Kandungan santalol

Kualitas minyak cendana ditentukan oleh kandungan α -santalol dan β -santalol. Dari 54 individu, 11 individu yang dapat diidentifikasi kandungan kimianya memiliki rerata α -santalol sebesar 54,37% dan β -santalol 20,38% (Tabel 6). Dari hasil penelitian diketahui bahwa kandungan α -santalol dan β -santalol cendana umur 13 tahun lebih tinggi dibandingkan cendana umur 15 tahun dari berbagai lokasi. Rerata kandungan α -santalol dan β -santalol di Bangalore India masing-masing 34,60% dan 17,69% (Bisht & Hemanthraj, 2014), di Sri Lanka 31,51% dan 14,38% (Subasinghe et al., 2013). Cendana di Australia pada umur 15 tahun kandungan α -santalolnya 42,8%, sedangkan β -santalol sedikit lebih besar yaitu 22,4% (Brand, Fox, Pronk, & Cornwell, 2007). Dari 11 individu tersebut, sebanyak 7 individu yang memenuhi standar ISO 3518 2002 (Gambar 1). Pada perdagangan internasional, kandungan α -santalol dan β -santalol standart ISO untuk *S. album* yaitu 41-55% α -santalol dan 16-24% β -santalol (ISO 3518 2002).

Untuk mengetahui kekuatan hubungan antara kandungan santalol dengan keliling batang digunakan analisis korelasi. Hasil analisis menunjukkan tidak terdapat hubungan yang kuat antara besar keliling batang dengan kandungan α -santalol maupun β -santalol seperti ditunjukkan dengan rendahnya koefisien determinasi (R^2) masing-masing sebesar 0,08 dan 0,21 (Gambar 2). Hal yang sama juga dikemukakan Bisht dan Hemanthraj (2014).

C. Implikasi untuk pemuliaan cendana

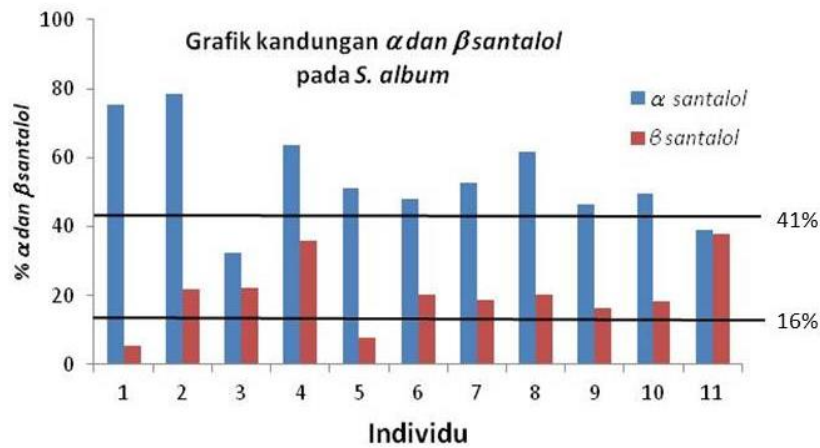
Variasi kandungan kimia pada minyak cendana yang ditemukan baik antar individu dalam provenans maupun antar provenans yang diteliti memungkinkan untuk dilakukan pemuliaan genetik melalui seleksi pada individu-individu tersebut. Pada individu-individu yang memenuhi standart ISO 3518 2002 dapat diperbanyak dengan kultur jaringan (Sanjaya, Bagyalakshmi, Thrilok, & Vittal, 2006a; Janarthanam, Dhamotharan, & Sumathi, 2012; Singh, Sandeep, Patil, Jaiswal, & Subhash, 2013; Peeris & Senarath, 2015) maupun mikro grafting (Sanjaya, Bagyalakshmi, Thrilok, & Vittal, 2006b). Teknik tersebut mampu menjaga potensi keunggulan sifat induknya karena seluruh sifat induknya akan diturunkan semua pada tanaman hasil perbanyakannya. Individu superior ini juga dapat menjadi sumber materi genetik untuk produksi *scion* yang bermanfaat untuk membuat kebun benih klon.

Strategi pemuliaan cendana berikutnya adalah dilakukan perkawinan silang antar individu superior. Persilangan ini memiliki 2 tujuan: (1) meningkatkan variasi genetik populasi dan (2) mendapatkan benih dengan kualitas yang lebih baik dibandingkan induknya. Sistem penyerbukan cendana yang *outcrossing* (Rughla & McComb, 1993; Baskorowati, 2011) menguntungkan untuk menjaga keragaman genetik, mengingat cendana yang mengandung santalol hanya 11 individu.

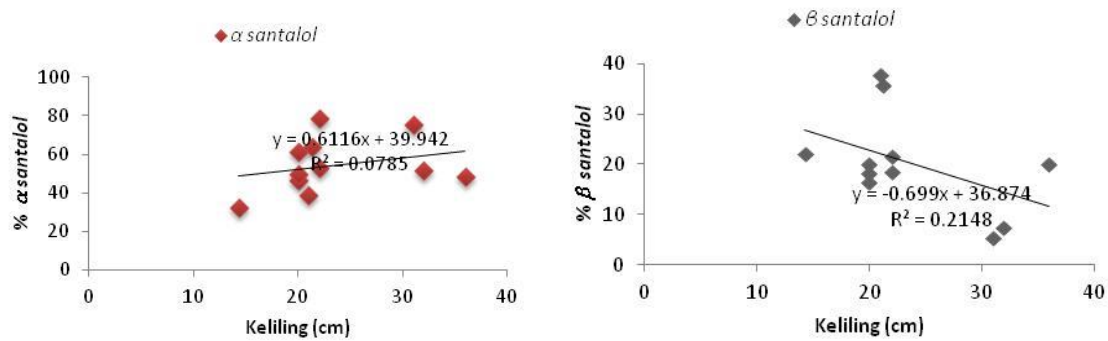
Tabel 6. Keliling pohon dan kandungan α -santalol dan β -santalol

No.Individu	Provenans	Keliling Pohon (cm)	Kandungan	
			α -santalol (%)	β -santalol (%)
1	Hambala	31,0	75,23	5,45
2	Pailelang	22,0	78,29	21,72
3	Pailelang	14,3	32,38	22,08
4	Pailelang	21,3	63,79	35,89
5	Waisika	32,0	51,26	7,60
6	Waisika	36,0	48,06	20,12
7	Noemuti	22,0	52,83	18,57
8	Noemuti	20,0	61,5	20,08
9	Pollen	20,0	46,54	16,45
10	Pollen	20,0	49,37	18,37
11	Karangmojo	21,0	38,87	37,83
Rerata		23,60	54,37	20,38

Catatan: Keliling diukur 0,1 m di atas permukaan tanah



Gambar 1. Tujuh individu (2, 4, 6, 7, 8, 9, 10) memenuhi standar ISO 3518 2002



Gambar 2. Regresi keliling batang dengan kandungan α -santalol dan β -santalol

IV. KESIMPULAN

Kandungan α -santalol dan β -santalol minyak cendana bervariasi antar provenans maupun individu dalam provenans, namun tidak menunjukkan perbedaan yang signifikan. Oleh sebab itu seleksi individu dengan kandungan α -santalol dan β -santalol tinggi tanpa memperhatikan asal provenans menjadi strategi pemuliaan terbaik untuk mendapatkan benih unggul.

UCAPAN TERIMA KASIH

Ucapan terima kasih disampaikan kepada Yuliah, M.Sc atas dedikasinya sebagai penanggung jawab kegiatan konservasi *ex situ* cendana di Watusipat (2004-2009); Subagyo, petugas lapangan yang membantu pengamanan tanaman cendana; Sudrajat, Arif Setiawan, S.Hut, Teknisi kegiatan cendana BBPPBPTH, dan Sudomo, laboran Fak. MIPA UGM yang membantu proses analisis sampel.

DAFTAR PUSTAKA

- Balai Besar Penelitian Bioteknologi dan Pemuliaan Tanaman Hutan. (2013). Sekilas Tentang Kawasan Hutan Dengan Tujuan Khusus Gunungkidul Blok Watusipat. *Profil KHDTK Gunungkidul Blok Watusipat*.
- Baskorowati, L. (2011). Implikasi Biologi Reproduksi Terhadap Konservasi Genetik Jenis *Santalum album*. *Jurnal Pemuliaan Tanaman Hutan*, 5(1),1-11.
- Bisht, S.S., & Hemanthraj, K.P.M. (2014). Gas chromatography-mass spectrometry (GC-MS) profiling of heartwood oil composition from 15 years old sandalwood trees. *Pharmacognosy and Phytochem Res*, 6(2), 387-392.
- Brand, J., Kimber, P., & Streatfield, J. (2006). Preliminary analysis of Indian sandalwood oil from a 14 year old plantation at Kununurra, Western Australia. *Sandalwood Research Newsletter*, 21, 1-3.
- Brand, J.E., Fox, J.E.D., Pronk, G., & Cornwell, C. (2007). Comparison of oil concentration and oil quality from *Santalum spicatum* and *S. album* plantations, 8–25 years old, with those from mature *S. spicatum* natural stands. *Australian Forestry*, 70(4), 235–241.
- Day, J. (2012). Musings of sandalwood oil distiller. *Proceedings of International Sandalwood Symposium*, 21-24 October, 2012. Honolulu, Hawaii.
- Doran, J.C., Thomson, L.A.J., & Brophy, J.J. (2002). *Sandalwood*. Paper to Regional Workshop on Sandalwood research, Development and Extension in the Pacific Islands and Asia. Noumea, New Caledonia.
- Doran, J.C., Thomson, L., Brophy, J.J., Goldsack, B., Bulai, P., Faka'osi, T., & Mokoia, T. (2005). Variation in heartwood oil composition of young sandalwood trees in the south Pacific (*Santalum yasi*, *S. album* and F1 hybrids in Fiji, and *S. yasi* in Tonga and Niue). *Sandalwood Research Newsletter*, 20,3-7.
- Frankel, O.H. (1970). Genetic conservation in perspective. In O.H. Frankel, & E. Bennet (Eds.), *Genetic Resources in Plant-their exploration and conservation* (IBP Handbook No 11). Blackwell, Oxford and Edinburgh.
- Haryjanto, L. (2009). Keragaman genetik cendana (*Santalum album* Linn) di Kebun Konservasi Ex situ Watusipat, Gunungkidul, dengan penanda isozim. *Jurnal Pemuliaan Tanaman Hutan*, 3(3), 127-138.
- Hettiarachchi, D.S. (2008). Volatile oil content determination in the Australian sandalwood industry: Towards a standardised method. *Sandalwood Research Newsletter*, 23,1-4.
- Howes, R., Melanie, J., Monique, S.J., Simmonds, & Geoffrey, C.K. (2004). Evaluation of the of sandalwood essential oils by gas chromatography-mass spectrometry. *Journal of Chromatography*, 1028, 307-312.
- ISO 3518. (2002). *Oil of sandalwood (Santalum album L.)*. International Organization for Standardization.
- IUCN, (1998). *IUCN Red List of Threatened Species*. Diakses tanggal 22 Maret 2017 dari <http://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.1998.RL.TS.T31852A9665066.en>.
- Janarthanam, B., Dhamotharan, R., & Sumathi, E. (2012). Thidiazuron (TDZ) – induced plant regeneration from internodal explants of *Santalum album* L. *Journal of Biosciences Research*, 3(3),145-153.
- Mc Kinnel. (1993). *Review on Santalum*. Australia: IUFRO.
- Misra, B.B., Shibendu, S.D., & Satyahari, D. (2013). Volatile profiling from heartwood of East Indian sandalwood tree, *Journal of Pharmacy Research*, 7, 299-303.

- Moniodius, J. (2012). Chemical diversity and biosynthesis of Australian sandalwoods' essential oil. *Proceedings of International Sandalwood Symposium*. Honolulu, Hawaii.
- Peeris, M.K.P., & Senarath, W.T.P.S.K. (2015). *In vitro* propagation of *Santalum album* L. *J. Natn. Sci. Foundation Sri Lanka*, 43(3),265-272.
- Quemin, C. (1988). Etudes surle Santal (*Santalum austocaledonicum*). Ecole Nationale des Ingenieurs des Travaux des Baux et Forets. Centre de Nouvelle Caledonie 84 and VI.
- Ratnaningrum, Y.W.N., & Indrioko, S. (2014). Variation on genotypes and flowering characters affecting pollination mechanisms of sandalwood (*Santalum album* Linn.,Santalaceae) planted on *ex-situ* gene conservation in Yogyakarta, Indonesia. *Eur J. For. Res.*, 6, 167-179.
- Rughla, A., & McComb, J. (1993). Self and cross pollination in *Santalum spicatum* and *S. album*. *Sandalwood Research Newsletter*, 1, 2-3.
- Sanjaya, Bagyalakshmi, M., Thrilok, S.R., & Vittal, R.R. (2006a). Micropropagation of an endangered Indian Sandalwood (*Santalum album* L.). *J. For. Res.*, 11(3), 203-209.
- Sanjaya, Bagyalaksmi, M., Thrilok, S.R., & Vittal, R.R. (2006b). Factors influencing in vivo and in vitro micrografting of Sandalwood (*Santalum album* L.): an endangered tree species. *J. For. Res.*, 11(3), 147-151.
- Singh, C. K., Sandeep, R. R., Patil, V. R., Jaiswal, P. S.M., & Subhash, N. (2013). Plant regeneration from leaf explants of mature sandalwood (*Santalum album* L.) trees under in vitro conditions. *In Vitro Cellular and Developmental Biology Plant*. Doi: 10.1007/s11627-013-9495-y.
- Sinha, R.L. (1961). Sandal in Bundelkhand Forest Division, Uttar Pradesh. *Indian Forester*, 87, 590-597.
- Subasinghe, S.M.C.U.P. (2013). Sandalwood Research: A Global Perspective. *Journal of Tropical Forestry and Environment*, 3(1), 1-8.
- Subasinghe, U., Gamage, M., & Hettiarachchi, D.S. (2013). Essential Oil Content and Composition of Indian Sandalwood (*Santalum album*) in Sri Lanka. *J. For. Res.*, 24(1), 127-130.
- Sumardi & Fiani, A. (2015). Keragaman genetik cendana (*Santalum album*) dan tindakan reintroduksi ke Nusa Tenggara Timur. *Prosiding Seminar Nasional Masyarakat Biodiversitas Indonesia*, 1(3), 409-412.
- Xiaojin, L., Xu, D., Yang, Z., Zhang, N., & Yang, L. (2011). Preliminary analysis of growth and oil composition from a 6-years-old sandal (*Santalum album* L.) plantation in Gaoyao, Guangdong, South China. *Sandalwood Research Newsletter*, 26, 1-5.

