

## Deteksi Virus Pada Tanaman Mentimun Di Jawa Barat

### (Virus Detection on Cucumber Plants in West Java)

Nur Unsyah Laili<sup>1</sup>, dan Tri Asmira Damayanti<sup>1\*</sup>

<sup>1</sup>Departemen Proteksi Tanaman, Fakultas Pertanian, Institut Pertanian Bogor  
Jl. Kamper, Kampus IPB Dramaga, Bogor 16680 Telepon/Faks: 0251-8629364/0251-8629362

\*Email korespondensi: triadys@apps.ipb.ac.id

Diterima 25 Maret 2019/Disetujui 10 Mei 2019

### ABSTRACT

The virus-like symptoms were observed on cucumber cultivation in West Java. However, it was difficult to differentiate the virus species based on visual symptoms. The research aimed to updating the viruses data which infect cucumber in Bogor, Karawang, and Subang regencies, West Java. The virus frequency was determined by dot immunobinding assay (DIBA) method using Cucumber mosaic virus (CMV), Cucurbit aphid borne yellow virus (CABYV), Cucurbit green mottle mosaic virus (CGMMV), Papaya ringspot virus (PRSV), Squash mosaic virus (SqMV), Watermelon mosaic virus (WMV), and Zucchini yellow mosaic virus (ZYMV) antisera. Detection of nucleic acids of the newly predominant viruses was conducted by reverse transcription polymerase chain reaction (RT-PCR)/PCR. The results showed that the frequency of CMV, CABYV, CGMMV, PRSV, SqMV, WMV, and ZYMV in Bogor were up to 98%, 100%, 86%, 0%, 8%, 32%, and 6%, while in Subang were up to 86%, 100%, 88%, 2%, 8%, 60%, and 46%, and Karawang were 100%, 100%, 98%, 14%, 72%, 68%, and 64%, respectively. CMV, CABYV, and CGMMV were the most common viruses detected in three regencies, while PRSV only detected on samples from Subang and Karawang. These indicating the existence of those viruses and their distribution in three regencies. RT-PCR using either spesific primer or universal primer unable to amplified CGMMV, however successfully confirmed the existence of PRSV strain P, Polerovirus, and Begomovirus.

**Keywords:** Cucurbitaceae, Geminiviridae, Luteoviridae, Potyviridae, Tobamovirus

### ABSTRAK

Gejala infeksi virus banyak ditemukan di pertanaman mentimun di Jawa Barat. Namun, sulit membedakan virus penyebab hanya berdasarkan pengamatan gejala visual. Penelitian ini bertujuan untuk pemutakhiran data virus yang menginfeksi mentimun di Kabupaten Bogor, Karawang dan Subang, Jawa Barat. Sampel tanaman bergejala dikoleksi dari tiap lokasi. Frekuensi virus ditentukan secara serologi dengan metode DIBA (dot immunobinding assay) menggunakan antiserum Cucumber mosaic virus (CMV), Cucurbit aphid borne yellow virus (CABYV), Cucurbit green mottle mosaic virus (CGMMV), Papaya ringspot virus (PRSV), Squash mosaic virus (SqMV), Watermelon mosaic virus (WMV), dan Zucchini yellow mosaic virus (ZYMV). Deteksi asam nukleat dilakukan terhadap virus baru yang dominan dengan reverse transcription polymerase chain reaction (RT-PCR)/PCR. Hasil deteksi menunjukkan bahwa frekuensi virus CMV, CABYV, CGMMV, PRSV, SqMV, WMV, dan ZYMV berturut-turut di Bogor mencapai 98%, 100%, 86%, 0%, 8%, 32%, dan 6%, di Subang mencapai 86%, 100%, 88%, 2%, 8%, 60%, dan 46%, dan di Karawang 100%, 100%, 98%, 14%, 72%, 68%, and 64%. CMV, CABYV, and CGMMV were the most common viruses detected in three regencies, while PRSV only detected on samples from Subang and Karawang. RT-PCR/PCR menggunakan primer spesifik atau universal belum berhasil mendeteksi CGMMV dan WMV, namun berhasil mengonfirmasi keberadaan PRSV, Polerovirus, dan Begomovirus.

**Kata kunci:** Cucurbitaceae, Geminiviridae, Luteoviridae, Potyviridae, Tobamovirus

### PENDAHULUAN

Mentimun (*Cucumis sativus* L.) merupakan komoditas sayuran dari famili labu-labuan (Cucurbitaceae) yang adaptasinya cukup luas (Moekasan *et al.*, 2014). Tanaman ini berasal dari Benua Asia, yakni India dan dibudidayakan hampir di seluruh dunia (Rukmana 1994). Badan Pusat Statistik (2013) mencatat produksi mentimun di Indonesia tahun 2013 mencapai 256 006 ton. Produksi

mentimun ini menurun dibandingkan dengan tahun sebelumnya yang mencapai 511 525 ton. Penurunan produksi tersebut salah satunya disebabkan oleh penyakit yang disebabkan oleh virus.

Sekitar 32 virus dilaporkan dapat menginfeksi tanaman Cucurbitacea diantaranya Cucurbit aphid borne yellow mosaic virus (CABYV), Cucumber green mottle mosaic virus (CGMMV), Cucumber mosaic virus (CMV),

*Papaya ringspot virus* (PRSV), *Squash mosaic virus* (SqMV), *Watermelon mosaic virus* (WMV), dan *Zucchini yellow mosaic virus* (ZYMV) (Coutts dan Jones 2005; Ali *et al.* 2012). Selain virus-virus yang umum ditemukan, terdapat virus dari kelompok *Begomovirus* yang menyebabkan penyakit yang cukup penting pada mentimun (Shtayeh *et al.*, 2010).

Diantara virus tersebut diatas CGMMV dan SqMV merupakan virus yang termasuk dalam daftar OPTK A1 dan A2, sedangkan CABYV belum banyak dilaporkan menginfeksi cucurbitaceae di Indonesia. PRSV-P dilaporkan pertama kali menginfeksi pepaya (Hidayat *et al.*, 2012), namun belum diketahui menginfeksi tanaman cucurbitacea, termasuk mentimun. Virus-virus ini di lapangan perlu selalu dipantau keberadaannya di lapangan, mengingat tanaman cucurbitacea seperti mentimun merupakan tanaman sayuran penting.

Peningkatan infeksi dan munculnya virus baru pada tanaman mentimun di Indonesia kemungkinan disebabkan oleh adanya importasi benih dari negara lain. Sehingga perlu dilakukan pemutakhiran tentang penyakit virus secara berkala untuk mengetahui identitas, sebaran, dan frekuensinya di lapangan.

## BAHAN DAN METODE

Survei dan pengambilan sampel tanaman mentimun yang bergejala dilakukan di pertanaman mentimun di Kabupaten Bogor; sampel diambil dari desa Bojong (BBO), Sindang Barang (SBO), dan Petir (SPE), Kabupaten Subang; Desa Marjim (SMA), Tanjung Baru (STB), dan Pungangan (SPU), dan Kabupaten Karawang; Desa Kaceot (KKA), Jatimulya (KJA), dan Kutakarya (KKA), Jawa Barat. Deteksi virus dilakukan di Laboratorium Virologi Tumbuhan Departemen Proteksi Tanaman, Fakultas Pertanian, Institut Pertanian Bogor.

### Pengambilan Sampel Tanaman Mentimun

Sampel tanaman mentimun yakni daun yang bergejala diambil sebanyak 50 sampel dari tiap lokasi. Deskripsi gejala dan dokumentasi menggunakan kamera digital dilakukan pada masing-masing sampel. Sampel dari semua lokasi dibawa ke Laboratorium dan disimpan pada suhu -80 °C.

### Metode Penelitian

Frekuensi virus ditentukan secara serologi menggunakan metode *Dot immunobinding assay* (DIBA) dengan antiserum CABYV, CGMMV, CMV, PRSV, SqMV, WMV, dan ZYMV (DSMZ, Jerman). Sedangkan amplifikasi DNA dilakukan dengan PCR atau RT-PCR menggunakan primer target virus atau primer universal.

### Penghitungan Frekuensi Virus

Frekuensi virus ditentukan berdasarkan uji serologi dengan metode *Dot immunobinding assay* (DIBA) menggunakan rumus sebagai berikut:

$$FV = \frac{n}{N} \times 100\%$$

FV = Frekuensi virus (%)

n = Jumlah tanaman positif terdeteksi virus

N = Jumlah seluruh tanaman yang diuji

### Dot Immunobinding Assay (DIBA)

Metode DIBA dilakukan sesuai metode yang digunakan oleh Asniwita *et al.* (2013). Deteksi dengan DIBA terdiri dari beberapa tahapan, yaitu *blotting*, *blocking* reaksi antibodi 1, reaksi antibodi 2, dan pewarnaan. Pada proses pewarnaan, membran direndam selama 5 menit dalam *Alkaline Phosphatase buffer* pH 9.5 (yang mengandung *nitro blue tetrazolium* (NBT) dan *bromo chloro indolyl phosphate* (BCIP)). Jika reaksi positif akan terjadi perubahan warna putih menjadi ungu pada membran nitroselulosa yang telah ditetesi cairan sap dan reaksi dapat dihentikan dengan merendam membran dengan dH<sub>2</sub>O.

### Deteksi Asam Nukleat dengan Reverse-Transcription Polymerase Chain Reaction (RT-PCR)/PCR

Metode deteksi virus dengan RT-PCR/PCR terdiri dari beberapa tahapan, yaitu ekstraksi RNA/DNA total, sintesis *complementary* DNA (cDNA), amplifikasi DNA target, dan visualisasi hasil amplifikasi.

**Ekstraksi RNA/DNA total.** Ekstraksi RNA/DNA total secara manual dilakukan dengan mengikuti metode CTAB (Doyle dan Doyle 1990). Sebanyak 0.1 g daun digunakan untuk mendapatkan RNA/DNA total. Pelet RNA/DNA total dilarutkan dalam 50 µL air bebas nuklease.

**Sintesis cDNA.** Produk ekstraksi RNA total digunakan sebagai template untuk sintesis cDNA. Sintesis cDNA terjadi melalui transkripsi balik RNA menggunakan enzim transkriptase MmuLV (*Moloney Murine Leukimia Virus*). Molekul cDNA tersebut digunakan untuk cetakan pada proses PCR. Komposisi bahan reaksi transkripsi balik terdiri dari: bufer RT 2 µL, dNTP 10 mM 0.50 µL, DTT 50 mM 0.35 µL, RNase inhibitor (Thermoscientific) 0.35 µL, MmuLV (Thermo scientific) 0.35 µL, dH<sub>2</sub>O µL, oligo d(T) 0.75 µL, dan RNA total sebanyak 2 µL. Untuk sintesis cDNA dari genus *Polevirus* menggunakan primer reverse *Polevirus* (CPR). Reaksi RT diinkubasi berturut-turut pada suhu 65 °C selama 5 menit, 42 °C selama 60 menit, dan 70 °C selama 10 menit. Produk cDNA kemudian digunakan sebagai templat pada amplifikasi PCR.

**RT-PCR/PCR.** Amplifikasi DNA virus dilakukan dengan menggunakan pasangan primer untuk mengamplifikasi dan mendeteksi CGMMV dengan pasangan primer Tob-Uni 1-cpR (5'-ATTTAAGTGGASGGAAAACACT-3') dan CGMMV-cpF (5'-GATTCCTTATCCGAGAAAGTT-3') dengan ampikon berukuran ±830 pb (Letschert *et al.*, 2002). *Geminivirus* diamplifikasi dengan primer SPG1 (5'-CCCKGTGCGWRAATCCAT-3') dan SPG2 (5'-

ATCCVAAYWTYCAGGGAGCTAA-3') dengan amplicon berukuran ± 900 pb (Li *et al.*, 2004). CABYV diampifikasi dengan primer universal *Polerovirus* PL4F (5'-GTCTACCTATTTBGGRTTNTGGAA-3') dan o3R (5'-TGCGACAAATAGTTAATGAATACGGT-3') dengan amplicon berukuran ± 600 pb (Correa *et al.*, 2005). PRSV diampifikasi dengan primer spesifik gen CP PRSV-PcpF (5'-TCGTGCCACTCAATCACAAT-3') dan PRSV-PcpR (5'-GTTACTGACATGCCGTCCA-3') dengan amplicon berukuran ± 470 pb (Mohammed *et al.*, 2012), sedangkan WMV diampifikasi dengan primer universal *Potyvirus* MJ1 (5'-ATGGTHTGGTGTGYATHGARAAAYGG-3') dan MJ2 (5'-TGCTGCKGCYTTTCATYTG-3') dengan amplicon berukuran ± 320 pb (Marie-Jeanne *et al.*, 2000).

Amplifikasi cDNA/DNA total dilakukan dalam volume 25 µL dengan komposisi reaktan sebagai berikut: 12.5 µL 2X Go Taq Green (Thermo Scientific), masing-masing 1 µL 10 µM primer *forward* dan *reverse*, 1 µL cDNA/DNA total dan 9.5 µL air bebas nuklease. PCR dilakukan menggunakan program sesuai dengan rekomendasi masing-masing pasangan primer (Tabel 1).

**Visualisasi DNA.** Visualisasi DNA hasil amplifikasi dilakukan pada elektroforesis gel agarosa 1.5 %. Agarosa sebanyak 0.3 g dicampur dengan 30 ml buffer 0.5x TBE (*Tris borate* EDTA) dan dipanaskan dalam *microwave* selama 2 menit hingga tercampur rata, setelah gel hangat dituang ke dalam cetakan gel (*gel tray*) dan didiamkan selama ± 30 menit hingga mengeras.

Sebanyak 5 µl *marker* DNA dan 7 µl DNA hasil PCR dimasukkan ke dalam sumuran gel dan dilakukan elektroforesis selama 50 menit pada tegangan 50 volt. DNA yang telah dielektroforesis lalu direndam dalam larutan ethidium bromida selama 15 menit. Visualisasi DNA

dilakukan dibawah UV transiluminator dan didokumentasi dengan kamera digital.

**HASIL DAN PEMBAHASAN**

**Gejala Infeksi Virus pada Tanaman Mentimun di Lapangan**

Gejala infeksi virus dari lokasi pengambilan sampel bervariasi berupa mosaik pada daun, kuning, malformasi daun, *vein banding*, klorosis dan keriting pada daun (Gambar 1; Tabel 2). Gejala dominan pada pertanaman mentimun di Bogor yaitu mosaik dan ujung-ujung daun mengeriting. Gejala pada pertanaman mentimun di Karawang menunjukkan gejala yang hampir sama dengan mentimun di Subang, namun mengalami penebalan daun.

**Frekuensi Virus**

Frekuensi virus berdasarkan hasil DIBA dari 150 sampel yang diuji menunjukkan tanaman positif terinfeksi CABYV, CGMMV, CMV, PRSV, SqMV, WMV, dan ZYMV dengan frekuensi masing-masing sebesar 100%, 86%, 98%, 0%, 8%, 32%, dan 6%. Frekuensi CGMMV, CMV, PRSV, SqMV, WMV, dan ZYMV di Kabupaten Karawang berturut-turut adalah 98%, 100%, 14%, 72%, 68%, dan 64%, dan di Kabupaten Subang berturut-turut adalah 88%, 86%, 2%, 8%, 60%, dan 46%. Frekuensi CABYV pada ketiga lokasi menunjukkan paling tinggi, dan yang terendah adalah PRSV di Kabupaten Karawang (2%) dan Subang (14%) (Tabel 3). PRSV tidak terdeteksi pada sampel dari Kabupaten Bogor.

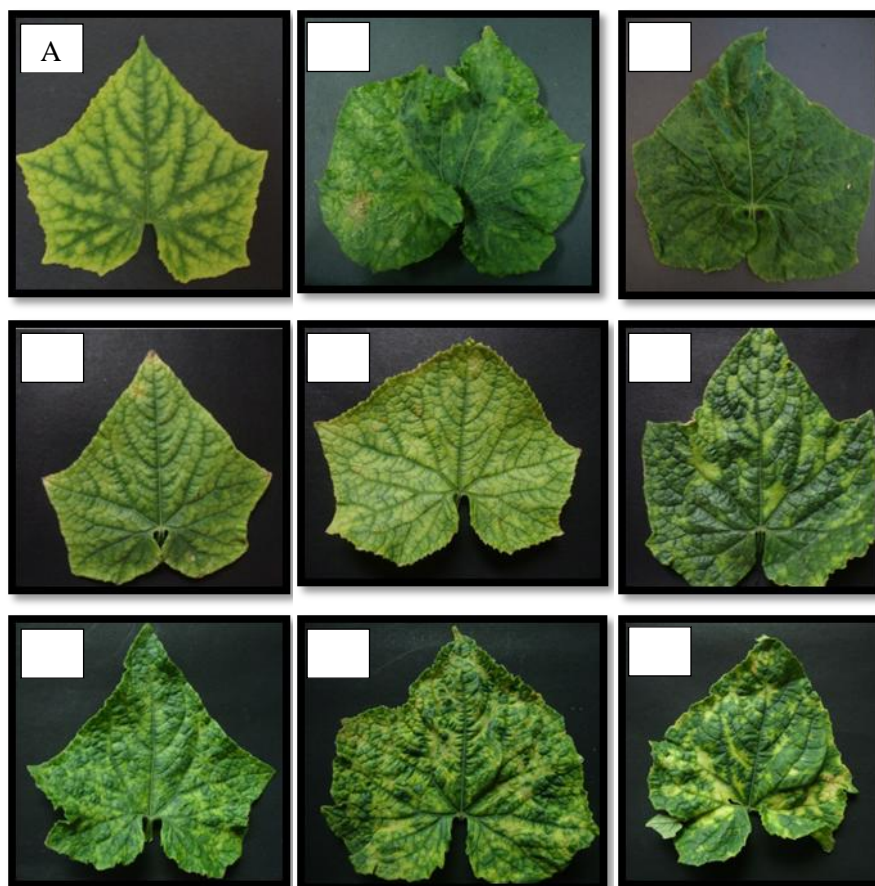
Tabel 1. Program PCR untuk mendeteksi virus pada mentimun

Target	Kondisi PCR					ΣSiklus
	Predenaturasi	Denaturasi	Annealing	Elongasi	Ekstensi akhir	
CGMMV	94°C/5 min	94°C/1 min	60°C/45 det	72°C/1 min	72°C/5 min	35
<i>Geminivirus</i>	94 °C/5 min	94°C/1 min	50°C/1 min	72°C/1 min	72°C/7min	35
<i>Polerovirus</i>	95°C/5 min	95°C/1 min	45°C/1 min	72°C/1 min	72°C/10 min	40
PRSV	94°C/5 min	94°C/30det	50°C/1 min	72°C/1 min	71°C/7 min	35
WMV	94°C/5 min	94°C/4 min	53°C/1 min	72°C/1 min	75°C/5 min	35

Tabel 2. Variasi gejala infeksi virus pada tanaman mentimun di Jawa Barat

Lokasi	Tipe gejala <sup>a</sup>						Kultivar
	M	MK	K	VB	VC	Kdl	
Bogor	√	√	√	√			Bandana, Wulan, Bulan
Karawang	√	√	√	√		√	Bandana, Etana
Subang	√	√	√	√			Labana, Sabana, Bandana

<sup>a</sup>M = Malformasi, MK = mosaik, K = kuning, VB = *vein banding*, VC = *vein clearing*, Kdl = kerdil



Gambar 1. Gejala dominan infeksi virus pada tanaman mentimun di Kabupaten Bogor (A-C), Karawang (D-F), dan Subang (G-I). (A) kuning disertai *vein banding*, (B dan C) malformasi daun disertai keriting, (D) klorosis disertai penebalan daun, (E) klorosis, (F dan G) mosaik, (H) klorosis dan malformasi, dan (I) mosaik dan kerdil

Tabel 3 Frekuensi Virus Berdasarkan Hasil DIBA

Antiserum virus	Frekuensi virus <sup>a</sup> (%) dari tiap lokasi			Total (%)
	Bogor	Subang	Karawang	
CABYV	50/50 (100)	50/50 (100)	50/50 (100)	150/150 (100)
CGMMV	43/50 (86.0)	44/50 (88.0)	49/50 (98.0)	136/150 (90.6)
CMV	49/50 (98.0)	43/50 (86.0)	50/50 (100)	142/150 (94.6)
PRSV	0/50 (0.0)	1/50 (2.0)	7/50 (14.0)	8/150 (5.3)
SqMV	4/50 (8.0)	4/50 (8.0)	36/50 (72.0)	44/150 (29.3)
WMV	16/50 (32.0)	30/50 (60.0)	34/50 (68.0)	80/150 (53.3)
ZYMV	3/50 (6.0)	23/50 (46.0)	32/50 (64.0)	58/150 (38.7)

<sup>a</sup>Frekuensi virus =  $n/N \times 100\%$ ; n = jumlah tanaman positif terdeteksi virus, N = total tanaman yang diuji.

### Infeksi Campuran

Berdasarkan hasil deteksi serologi, terdeteksi adanya infeksi campuran pada sebagian tanaman mentimun. Infeksi campuran CABYV, CGMMV, dan CMV merupakan yang paling dominan dideteksi di Kabupaten Bogor dan Subang. Infeksi campuran lainnya terdeteksi pada 22 sampel tanaman (15%) dari Kabupaten Bogor, 27 sampel tanaman (18%) dari Kabupaten Subang, dan 53 sampel tanaman (35%) dari Kabupaten Karawang (Tabel 4).

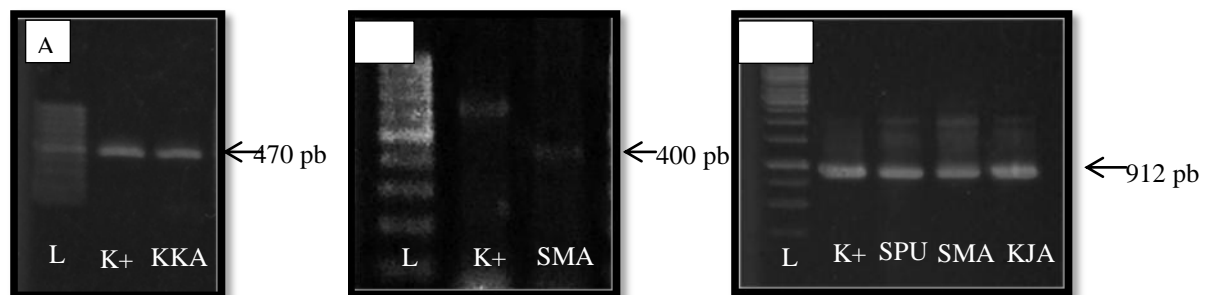
### Amplifikasi DNA

Pita DNA PRSV asal Karawang teramplifikasi dengan ukuran  $\pm 470$  pb (Gambar 2a). DNA *Polerovirus* asal Subang berukuran  $\pm 400$  pb (Gambar 2b) dan amplifikasi DNA *Geminivirus* asal Subang dan Karawang berukuran  $\pm 900$  pb (Gambar 2c). WMV dan CGMMV belum berhasil teramplifikasi dengan primer universal (data tidak ditampilkan), sehingga perlu dideteksi lebih lanjut dengan primer spesifik virus untuk mengkonfirmasi hasil deteksi serologi.

Tabel 4. Frekuensi infeksi tunggal dan infeksi campuran virus (%)

Tipe infeksi	Lokasi Pengambilan Sampel		
	Bogor	Subang	Karawang
Infeksi tunggal <sup>a</sup>			
A	1	0	0
Infeksi ganda <sup>a</sup>			
AG	0	1	0
AM	3	1	0
AZ	0	1	0
AGM	23	16	2
AGW	0	3	0
AGZ	0	2	0
AMW	2	0	0
AGMP	0	0	5
AGMS	2	2	8
AGMW	10	6	0
AGMZ	1	0	2
AMWZ	1	2	1
AMPWZ	0	1	0
AGMPS	0	0	5
AGMSW	2	0	3
AGMWZ	1	12	9
AGMSWZ	0	2	17
AGMPSWZ	0	0	3

<sup>a</sup>A = CABYV, G = CGMMV, M = CMV, P = PRSV, S = SqMV, W = WMV, Z = ZYMV.



Gambar 2. Amplifikasi DNA PRSV (a), *Polerovirus* (b), dan *Geminivirus* (c). Ukuran DNA ditunjukkan dengan panah. L = penanda DNA 100 pb (a dan b), 1 kb (c) (Thermo scientific), K+ = kontrol positif, KKA = sampel asal Karawang desa Kutakarya, SMA = sampel asal Subang desa Marjim, SPU = sampel asal Subang desa Pungangan, SMA = sampel asal Subang desa Marjim, KJA = sampel asal Karawang desa Jatimulya

Gejala penyakit yang ditemukan di lapangan berupa mosaik pada daun, klorosis, malformasi daun, *vein banding*, keriting, dan kuning. Gejala mosaik yang dominan ditemukan bercampur dengan permukaan daun yang tidak rata, malformasi, dan klorosis. Selain menyebabkan mosaik pada daun, infeksi virus juga menyebabkan penurunan kuantitas dan kualitas buah.

Infeksi campuran pada tanaman mentimun terdeteksi berdasarkan deteksi serologi. Interaksi virus pada infeksi campuran dapat berupa interaksi sinergis dan antagonis. Interaksi sinergis adalah infeksi campuran antara dua atau lebih virus yang meningkatkan replikasi dari satu atau kedua virus, dan menyebabkan gejala yang lebih parah dibandingkan infeksi tunggal (Zhang *et al.*, 2001; Syller, 2012). Interaksi tersebut juga meningkatkan kerusakan pada tanaman terutama pada kultivar rentan sehingga

meningkatkan kehilangan hasil panen (Zhang *et al.* 2001; Syller, 2012).

Interaksi antara ZYMV dengan CABYV atau CMV pada mentimun merupakan interaksi sinergis (Poolpol dan Inoue 1986). Kehilangan hasil panen pada mentimun dilaporkan terjadi akibat infeksi campuran oleh CMV dan *Polytivirus* (Moradi dan Jafarpur 2010). Interaksi antagonis adalah interaksi yang menyebabkan satu virus yang memperoleh keuntungan dan menurunkan aktivitas virus lainnya (Syller, 2012). Infeksi campuran pada satu tanaman mentimun kemungkinan terjadi karena penyebaran virus oleh serangga vektor kutudaun (CMV, CABYV, PRSV, WMV, ZYMV), kumbang (SqMV), dan penggunaan benih yang dihasilkan dari tanaman sakit. Kecuali CGMMV dan CABYV, lima virus lainnya diketahui terbawa benih. Infeksi campuran menyebabkan variasi gejala yang berbeda dari

infeksi tunggal masing-masing virus, sehingga sulit menentukan virus penyebab hanya berdasarkan pengamatan gejala saja.

RT-PCR DNA PRSV asal Karawang teramplifikasi menggunakan primer spesifik protein selubung PRSV-P. Berdasar kisaran inangnya ada 2 strain PRSV, yaitu PRSV-W dan PRSV-P. Strain PRSV-W hanya dapat menginfeksi tanaman dari famili Cucurbitaceae (Gonsalves 1998), sedangkan strain PRSV-P menginfeksi famili Caricaceae dan Cucurbitaceae. Oleh karena PRSV dapat teramplifikasi dengan primer spesifik PRSV-P hal ini menunjukkan PRSV pada tanaman mentimun disebabkan oleh PRSV-P, dan bukan PRSV-W, namun perlu dikonfirmasi dengan perunutan DNA.

Sampel asal Subang yang terdeteksi serologi dengan antiserum CABYV juga teramplifikasi dengan ukuran DNA  $\pm 400$  pb menggunakan primer universal gen protein selubung genus *Polerovirus*. Ukuran DNA ini lebih pendek dibandingkan dengan DNA kontrol positif PeVYV (*Pepper vein yellow virus*) yang berukuran  $\pm 600$  pb (Gambar 2b). *Polerovirus* menyebabkan gejala kuning pada tanaman mentimun (Knierim *et al.* 2010). Gejala kuning banyak ditemukan pada tanaman mentimun di tiga kabupaten di Jawa Barat. Gejala tersebut ikuti oleh *vein banding* seperti yang ditemukan di Kabupaten Bogor, Karawang, dan Subang. Anggota genus *Polerovirus* yang menginfeksi cucurbitaceae yaitu CABYV, MABYV (*Melon aphid borne yellows virus*), dan SABYV (*Suakwa aphid borne yellow virus*) (Lecoq *et al.* 1992; Knierim *et al.* 2010). Amplifikasi *Polerovirus* menggunakan primer universal PococpR dengan primer forward spesifik virus menghasilkan ukuran DNA CABYV, MABYV, dan SABYV berturut-turut adalah 700 pb, 450 pb, dan 950 pb (Shang *et al.* 2012). Namun, amplifikasi *Polerovirus* dengan primer universal PL4F dan o3R menghasilkan ampikon yang lebih kecil dari 600 pb; diduga yang teramplifikasi non-spesifik DNA, sehingga perlu dikonfirmasi dengan primer spesifik CABYV dan perunutan DNA.

Gejala kuning yang teramati di tiga lokasi diikuti oleh beberapa gejala lain seperti mosaik, kerdil, dan keriting. Gejala yang terlihat pada tanaman mentimun diduga diinfeksi oleh *Begomovirus*. Deteksi PCR dilakukan terhadap sampel asal Subang dan Karawang yang menunjukkan gejala kuning. Pita DNA *Begomovirus* teramplifikasi dengan ukuran DNA yang sama dengan kontrol positif ToLCNDV (*Tomato leaf curl New Delhi virus*) (Gambar 2c). Septariani *et al.* (2014) melaporkan ToLCNDV menginfeksi tanaman mentimun di Tegal, Sleman, Sukoharjo, dan Bogor. ToLCNDV juga ditemukan di Kabupaten Subang, Jawa Barat (Haerunisa *et al.* 2016). Spesies *Begomovirus* lainnya yakni SLCCNV (*Squash leaf curl China virus*) dilaporkan menginfeksi tanaman mentimun di Bali (Wiratama *et al.* 2015). Untuk mengetahui spesies virus DNA yang teramplifikasi, perlu dilakukan konfirmasi dengan perunutan DNA.

Deteksi RT-PCR terhadap sampel CGMMV dan WMV belum berhasil teramplifikasi. Sampel yang tidak berhasil teramplifikasi dapat disebabkan beberapa faktor, yaitu kualitas DNA yang kurang baik, tidak terdapat

kesesuaian antara basa nukleotida target dengan basa nukleotida penyusun primer, virus yang diamplifikasi bukan merupakan virus target (Padmalatha dan Prasad 2006), dan kondisi penyimpanan sampel yang kurang baik sehingga RNA terdegradasi (Grisoni *et al.* 2006). Selain itu, reaksi silang (*cross reaction*) dalam uji serologi sering terjadi khususnya pada antiserum poliklonal. Antiserum poliklonal mampu mendeteksi spesies virus lain dalam genus yang sama atau yang memiliki kedekatan secara genetik (Rahim *et al.* 2015; Boben *et al.* 2007). CGMMV dan WMV positif terdeteksi pada sampel yang diuji, namun tidak teramplifikasi dengan RT-PCR dengan primer spesifik CGMMV dan universal *Potyvirus*. Untuk memastikan spesies virus, perlu dideteksi dengan primer universal *Tobamovirus* untuk sampel yang positif secara serologi dengan antiserum CGMMV dan primer spesifik anggota *potyvirus* lainnya dan perunutan DNA.

## KESIMPULAN

Diagnosis virus pada mentimun tidak dapat ditentukan hanya berdasarkan gejala karena gejala yang ditemukan bervariasi. Virus pada tanaman mentimun terdeteksi disebabkan oleh CABYV, CGMMV, CMV, PRSV, SqMV, WMV, dan ZYMV yang secara umum menginfeksi secara campuran. CABYV, CGMMV, dan CMV merupakan virus yang dominan dengan frekuensi yang tinggi terdeteksi di lapangan. Semua virus yang terdeteksi telah menyebar pada pertanaman mentimun di tiga kabupaten di Jawa Barat. CABYV (*Polerovirus*) dan CGMMV merupakan virus yang masih baru ditemukan di Jawa Barat Indonesia, namun perlu dilakukan perunutan DNA untuk konfirmasi identitas genetiknya.

## DAFTAR PUSTAKA

- Ali, A., O. Mohammad, A. Khattab. 2012. Distribution of viruses infecting cucurbit crops and isolation of potential new virus-like sequences from weeds in Oklahoma. *Plant Dis.* 96:243-248.
- Asniwita, S.H. Hidayat, G. Suastika, S. Susanto, S. Sujiprihati. 2013. Penggunaan galur lemah *Chili veinal mottle virus* untuk Proteksi silang. *J Fitapatol Indones.* 9(5): 145-152.
- Boben, J., N. Mehle, M. Pirc, I.M. Plesko, M. Ravnkar. 2007. New molecular diagnostic methods for detection of *Chrysanthemum stem necrosis virus* (CSNV). *ABS.* 50(1):41-51.
- [BPS] Badan Pusat Statistik. 2013. Produksi sayuran di Indonesia, 1997-2013 [Internet]. Jakarta (ID): Badan Pusat Statistik; [diunduh 2014 April 17]. Tersedia pada: [http://www.bps.go.Id/tab\\_sub/view.Php?kat=3&tabel=1&daftar=1&id\\_subyek=55&notab=70](http://www.bps.go.Id/tab_sub/view.Php?kat=3&tabel=1&daftar=1&id_subyek=55&notab=70).

- Correa, R.L., T.F. Silva, Sim Oes-Ara Ujo, P.A.V. Barroso, M.S. Vidal, M.F.S. Vaslin. 2005. Molecular characterization of a virus from the family Luteoviridae associated with cotton blue disease. *Arch Virol*. 150: 1357–1367.
- Coutts, B.A., R.A.C. Jones. 2005. Incidence and distribution of viruses infecting cucurbit crop in the Northern Territory and Western Australia. *Australian J Agric Res*. 56(8):847-858.
- Doyle, J.J., J.L. Doyle. 1990. Isolation of plant DNA from fresh tissue. *Focus* 22(1):13-15.
- Gonsalves, D. 1998. Control of *Papaya ringspot virus* in papaya. *Phytopathology* 36:15-37.
- Grisoni, M., M. Moles, K. Farreyrol, L. Rassaby, R. Davis, M. Pearson. 2006. Identification of *Potyvirus* infecting vanilla by direct sequencing of a short RT-PCR amplicon. *Plant Pathol*. 55:523-529.
- Haerunisa, R., G. Suastika, T.A. Damayanti. 2016. Identifikasi *Begomovirus* yang Berasosiasi dengan Penyakit Kuning Pada Mentimun di Jawa Barat dan Bali. *J Horti Indonesia*. 7 (1): 9-20.
- Hidayat, S.H., S. Nurulita, S. Wiyono. 2012. Infeksi Pepaya ring spot virus pada tanaman pepaya di Nangroe Aceh Darussalam. *J Fitopatol Indones*. 8(6): 184-187.
- Knierim, D., T.C. Deng, W.S. Tsai, K.S. Green, L. Kenyon. 2010. Molecular identification of three distinct *Polerovirus* species and a recombinant *Cucurbit aphid borne yellows virus* strain infecting cucurbit crops in taiwan. *Plant Pathol*. 59:991-1002.
- Letschert, B., G. Adam, D. Lesemann, P. Willingmann, C. Heinze. 2001. Detection and differentiation of serologically cross-reacting tobamoviruses of economical importance by RT-PCR and RT-PCR-RFLP. *J Virol Methods*. 10 6(1):1-10.
- Lecoq, H, D. Bourdin, S. Wipf, C. Bon, Lot, O. Lemaire, E. Herrbach. 1992. A new yellowing disease of cucurbits caused by a *luteovirus*, *Cucurbit aphid-borne yellows virus*. *Plant Pathol*. 41(6):749-761.
- Li, R., S. Salih, S. Hurtt. 2004. Detection of Geminiviruses in Sweetpotato by Polymerase Chain Reaction. *Plant Dis*. 88:1347-1351.
- Marie-Jeanne, V., R. Loos, J. Peyre, B. Alliot, P. Signoret. 2000. Differentiation of Poaceae potyviruses by reverse transcription-polymerase chain reaction and restriction analysis. *J Phytopathol*. 148: 141–151.
- Moekasan, T.K., L. Prabaningrum, W. Adiyoga, D.P. Putter. 2014. Panduan Praktis Budidaya Mentimun Berdasarkan Konsep Pengendalian Hama Terpadu (PHT). Jakarta (ID): Penebar Swadaya.
- Mohammed, H., A. Manglli, S. Zicca, A. El Hussein, M. Mohamed, L. Tomassoli. 2012. First Report of *Papaya Ring spot Virus* in Sudan. *New Dis Rep*. 26:26
- Moradi, Z., B. Jafarpour. 2010. Mixed infections of *Watermelon mosaic* potyvirus and *Cucumber green mottle mosaic* tobamovirus in cucurbit hosts. *Plant Prot J*. 2(4):353-365.
- Padmalatha, K., M.N.V. Prasad. 2006. Optimization of DNA isolation and PCR protocol for RAPD analysis of selected medicinal and aromatic plants of conservation on concern from peninsular India. *African J Biotech*. 5(3):230-234.
- Poolpol, P., T. Inouye. 1986. Enhancement of *cucumber mosaic virus* multiplication by *Zucchini yellow mosaic virus* in doubly infected cucumber plants. *Phytopathol Soc Japan*. 52:22-30.
- Rahim, Y.F., T.A. Damayanti, M. Ghulamahdi. 2015. Deteksi virus yang menginfeksi kedelai di Jawa. *J Fitopatol Indones*. 11(2): 59-67.
- Rukmana. 1994. Budidaya Mentimun. Yogyakarta (ID): Kanisius.
- Septariani, D.N., S.H. Hidayat, E. Nurhayati. 2014. Identifikasi Penyebab Penyakit Daun Keriting Kuning pada Tanaman Mentimun. *J HPT Trop*. 1(14):80-86.
- Shang, Q., H. Xiang, D. Li, J. Yu, C. Han. 2012. Rapid detection and differentiation of Three Cucurbit-infecting Poleroviruses by Multiplex RT-PCR. *J Agric Sci*. 4(4): 209-2016.
- Syller, J. 2012. Facilitative and antagonistic interaction between plant viruses in mix infection. *Mol Plant Pathol*. 13(2):204-216.
- Shtayeh, M.S.A., R.M. Jamous, E.Y. Husein, M.Y. Alkhader. 2010. First report of squash leaf curl in squash (*Cucurbita pepo*), melon (*Cucumis melo*), and cucumber (*Cucurbita sativus*) in the Northern West Bank of the Palestinian Authority. *American Phytopathol Soc*. 94(5): 640.
- Wiratama, I.D.M.P., G.N.A.S. Wirya, N.N.P. Andyani, Nyana IDN, Suastika G. 2015. Laporan Pertama Infeksi *Begomovirus* Pada Mentimun di Bali. *J Fitopatol Indones* 11 (5): 175-178.

Zhang, X.S., J. Holt. 2001. Mathematical models of cross protection in the epidemiology of plant virus disease. *Phytopathology* 91:924-93