

PENGUNAAN FORMULA CAIR *Trichoderma harzianum* T10 BERBAHAN TEPUNG JAGUNG TERHADAP REBAH SEMAI (*Pythium* sp.) BIBIT MENTIMUN

*Liquid Formula Use of Trichoderma harzianum T10 based on Corn Starch Towards
Damping-Off (Pythium sp.) on Cucumber Seedlings*

Wiwit Ningtias, Endang Mugiastuti, Ruth Feti Rahayuniati, Loekas Soesanto*

Fakultas Pertanian, Universitas Jenderal Soedirman

Jl. Dr. Soeparno 73, Purwokerto 53123

*Email korespondensi: lukassusanto26@gmail.com

Diterima 8 September 2020/Disetujui 21 Oktober 2020

ABSTRAK

Penelitian bertujuan untuk: 1) mengetahui konsentrasi tepung jagung yang tepat untuk medium cair *Trichoderma harzianum* T10, 2) mengetahui pengaruh aplikasi *T. harzianum* T10 dalam berbagai konsentrasi medium cair tepung jagung terhadap penekanan penyakit rebah semai dan pertumbuhan bibit mentimun. Penelitian dilaksanakan di Laboratorium Perlindungan Tanaman dan di lahan Fakultas Pertanian, Universitas Jenderal Soedirman pada bulan September 2017 sampai Januari 2018. Pengujian *in vitro* menggunakan Rancangan Acak Lengkap dengan lima perlakuan dan lima ulangan, meliputi perlakuan formula cair medium *Potato Dextrose Broth* (PDB), formula cair tepung jagung konsentrasi 5, 10, 15 dan 20 g/L. Pengujian *in planta* menggunakan Rancangan Acak Kelompok dengan 6 perlakuan dan 5 ulangan, membandingkan kontrol dengan tanaman yang diberi perlakuan *T. harzianum* T10 pada masing-masing formula cair konsentrasi tepung jagung. Variabel yang diamati meliputi kepadatan konidium, masa inkubasi, kejadian penyakit, *area under disease progress curve* (AUDPC), potensi tumbuh maksimum, daya kecambah, tinggi tanaman, panjang akar, bobot segar akar dan bobot segar tajuk. Hasil penelitian menunjukkan bahwa kepadatan konidium *T. harzianum* T10 tertinggi pada formula medium cair tepung jagung konsentrasi 20 g/L sebesar $3,67 \times 10^6$ konidium/mL, tetapi belum mampu menyamai medium PDB. Aplikasi *T. harzianum* T10 yang efektif menekan penyakit rebah semai adalah perlakuan *T. harzianum* T10 dalam formula cair tepung jagung konsentrasi 15 g/L, yaitu mampu menekan kejadian penyakit 71,43% dan menunda masa inkubasi 35,83%. Aplikasi *T. harzianum* T10 selain konsentrasi 15 g/L belum berpengaruh terhadap variabel yang diamati dan diukur.

Kata Kunci: Mentimun, metabolit sekunder, *T. harzianum* T10, *Pythium* sp., tepung jagung

ABSTRACT

This research aimed to: 1) determine the correct concentration of corn starch for liquid medium Trichoderma harzianum T10, 2) determine the effect of application T. harzianum T10 in various concentration of corn starch liquid medium to pressing damping-off disease, and cucumber seed growth. The research was conducted at the Plant Protection Laboratory and land of Agriculture Faculty, Jenderal Soedirman University, from September 2017 to January 2018. In vitro test was used Rendomized Completely Design with 5 treatments and 5 replications, including the Potato Dextrose Broth (PDB), formula of corn starch concentrate 5, 10, 15, and 20 g/L. In planta test was used Rendomized Block Design with 6 treatments and 5 replications, compared control with plants treated with T. harzianum T10 in each liquid formula of corn starch concentration. Variables observed were conidium density, incubation

period, disease incidence, area under disease progress curve (AUDPC), maximum growth potential, germination, plant height, root length, fresh root weight and fresh crown weight. Result of the research showed that the highest *T. harzianum* T10 conidium density in liquid corn starch medium concentration of 20 g/L was $3,67 \times 10^6$ conidium/mL, but not yet able to match the medium PDB. The effective application of *T. harzianum* T10 to pressing damping-off disease is the treatment of *T. harzianum* T10 in a formula corn starch concentration of 15 g/L, by pressing incidence disease of 71,43% and delaying the incubation period of 35,83%. The application of *T. harzianum* T10 in addition concentration of 15 g/L has not affected the variables observed and measured.

Key words: *Cucumber*, secondary metabolites, *T. harzianum* T10, *Pythium* sp., corn starch

PENDAHULUAN

Mentimun (*Cucumis sativus* L.) merupakan tanaman sayuran penting (HinaSaeed 2018). Buah mentimun dapat dikonsumsi dalam bentuk segar, sebagai pencuci mulut, bahan kosmetik dan dapat dijadikan bahan obat. Upaya meningkatkan produksi tanaman mentimun sering dihadapkan pada gangguan organisme pengganggu tanaman. Salah satu penyakit utama pada tanaman mentimun adalah rebah semai (*damping-off*) yang disebabkan *Pythium* sp. (Salman *et al.* 2013). Infeksi *Pythium* sp. sebelum tanaman muncul dari medium tanam, menyebabkan bibit dan bibit muda membusuk sebelum muncul. Sementara, setelah tanaman muncul ke tanah mengakibatkan rebah semai (Sutton *et al.* 2006).

Kerusakan tanaman akibat patogen umumnya diatasi dengan pestisida sintetis. Penggunaan pestisida sintetis menimbulkan potensi bahaya bagi kesehatan manusia dan lingkungan (Jansch *et al.* 2006; Al-Zaidi *et al.* 2011). Salah satu upaya untuk mengganti penggunaan pestisida sintetis, yaitu dengan pengendalian hayati. Menurut Lahre *et al.* (2012), pengendalian secara hayati mempunyai banyak keuntungan dibandingkan cara pengendalian lain.

Trichoderma sp. dipertimbangkan sebagai agensia pengendali hayati yang mapan dan mudah didapatkan sebagai alternatif pengendali patogen tanaman

(Munir *et al.* 2013; Ghazanfar *et al.* 2018). Penggunaan *Trichoderma* sp. dalam jangka pendek berpengaruh mengendalikan penyakit dan meningkatkan pertumbuhan tanaman. Dalam jangka panjang *Trichoderma* sp. mampu menurunkan inokulum patogen jamur di lapangan (Tran 2010).

Kinerja mikroba cepat menurun bila terkena sinar matahari secara langsung saat diaplikasikan di lahan (Hockberger 2000) dan oleh senyawa kimia (Muturi *et al.* 2017), sehingga membatasi kemampuannya. Pengembangan antagonis potensial menghadapi beberapa kesulitan, diantaranya ukuran populasi, viabilitas dan keefektifannya. Mikroba dapat diformulasi dalam berbagai bahan pembawa, yang harus memberikan kondisi yang menguntungkan untuk mikroba (Panahian *et al.* 2012). Salah satu alternatif substrat yang dapat digunakan yaitu tepung jagung karena mengandung karbohidrat, protein, dan lemak yang cukup tinggi. Suarni dan Firmansyah (2005) menyatakan kandungan gizi tepung jagung adalah air 10,09%, abu 2,01%, protein 8,78%, lemak 4,92%, karbohidrat 74,20%, dan 3,12% serat kasar.

Penelitian ini bertujuan untuk mengetahui konsentrasi tepung jagung yang tepat terhadap pertumbuhan dan produksi metabolit sekunder *T. harzianum* T10, mengetahui pengaruhnya terhadap penekanan penyakit rebah semai dan terhadap pertumbuhan bibit mentimun.

METODE PENELITIAN

Tempat dan Waktu

Penelitian ini dilaksanakan pada bulan September 2017 sampai Januari 2018 dalam dua tahap, yaitu secara *in vitro* di Laboratorium Perlindungan Tanaman dan *in planta* di lahan Fakultas Pertanian, Universitas Jenderal Soedirman.

Penyiapan isolat *T. harzianum* T10

Trichoderma harzianum T10 diperbanyak dalam medium PDA, selanjutnya diperbanyak ke medium padat jagung pecah (Heydari, Pessarakli 2010; Gusnawaty *et al.* 2014). Jagung yang telah ditumbuhi jamur ditimbang 10 g dan diencerkan dalam 250 mL air steril. Selanjutnya, *T. harzianum* T10 dihitung kepadatan konidiumnya menggunakan *haemocytometer* (Akagi *et al.* 2015). Kepadatan konidium diencerkan kembali sampai 10^6 konidium/mL.

Pembuatan metabolit sekunder

Medium cair dibuat lima perlakuan. Perlakuan kontrol (medium PDB), perlakuan formula cair tepung jagung konsentrasi 5, 10, 15 dan 20 g/L dengan mencampur masing-masing konsentrasi tepung jagung ditambah 10 g/L dekstrosa. Setiap medium dibuat 100 mL dan ditambahkan 1 mL *T. harzianum* T10 dengan kepadatan 10^6 konidium/mL. Selanjutnya setiap perlakuan di-*shaker* selama 7 hari dengan kecepatan 150 rpm (Han *et al.* 2012) dan kepadatan konidiumnya dihitung kembali dengan *haemocytometer*. Setiap perlakuan diencerkan kembali sampai kepadatan 10^6 konidium/mL.

Penyiapan *Pythium* sp.

Isolasi patogen dilakukan dengan memotong bagian yang terinfeksi patogen (bibit yang terkena rebah semai) dengan ukuran 1x1 cm. Potongan bagian tanaman dicelupkan dengan alkohol 70% selama 2 menit, kemudian dibilas dengan air steril

sebanyak 3 kali. Potongan bibit kemudian diletakkan pada medium PDA sehingga tumbuh koloni jamur (Suryanti *et al.* 2013). Koloni selanjutnya diidentifikasi berdasarkan pustaka (Patil, Rathore 2018). Koloni selanjutnya diuji postulat Koch (Byrd, Segre 2016).

Inokulasi *Pythium* sp. dan Aplikasi Metabolit Sekunder

Inokulasi *Pythium* sp. dilakukan dengan memasukkan 1 bor gabus biakan *Pythium* sp. dengan diameter 1 cm pada lubang tanam dan ditutup tipis dengan tanah. Selanjutnya, benih mentimun (varietas Mercy F1) diletakkan di atasnya dan ditutup tipis tanah. Aplikasi dilakukan dengan menambahkan 10 mL metabolit sekunder *T. harzianum* T10 pada masing-masing perlakuan (hasil dari kepadatan 10^6 konidium/mL) ke dalam lubang tanam dan ditutup tanah kembali.

Rancangan Percobaan

Pengujian *in vitro* menggunakan Rancangan Acak Lengkap dengan 5 perlakuan dan 5 ulangan, meliputi perlakuan formula cair medium *Potato Dextrose Broth* (PDB), metabolit sekunder berdasar tepung jagung konsentrasi 5, 10, 15 dan 20 g/L. Pengujian *in planta* menggunakan Rancangan Acak Kelompok dengan 6 perlakuan dan 5 ulangan. Perlakuan terdiri atas kontrol, metabolit sekunder *T. harzianum* T10 berdasar PDB, dan metabolit sekunder *T. harzianum* T10 berdasar tepung jagung konsentrasi 5, 10, 15, dan 20 g/L.

Variabel dan Pengukuran

Variabel yang diamati dalam penelitian ini, yaitu kepadatan konidium (Akagi *et al.* 2015), masa inkubasi, kejadian penyakit dengan rumus $KP = (n/N) \times 100\%$, dengan: KP (kejadian penyakit), n (jumlah tanaman terserang), dan N (jumlah total tanaman) (Noordzij *et al.* 2010), AUDPC dengan rumus:

$$\text{AUDPC} = \sum_{i=0}^{n-1} \left(\frac{Y_i + Y_{i+1}}{2} \right) \cdot (t_{i+1} - t_i)$$

Keterangan: AUDPC: Kurva perkembangan penyakit, Y = keparahan penyakit pada waktu t, i = jumlah hari setelah tanam, waktu pengamatan ke-i, n = jumlah total pengukuran (Ling *et al.* 2017), potensi tumbuh maksimum, daya kecambah, tinggi tanaman, panjang akar, bobot akar, dan bobot tajuk.

Analisis Data

Data kuantitatif (percobaan *in planta*) dianalisis keragaman (uji F) pada taraf kesalahan 5%. Apabila terdapat perbedaan nyata dan sangat nyata, dilanjutkan DMRT (*Duncan's Multiple Range Test*) pada taraf kesalahan 5%.

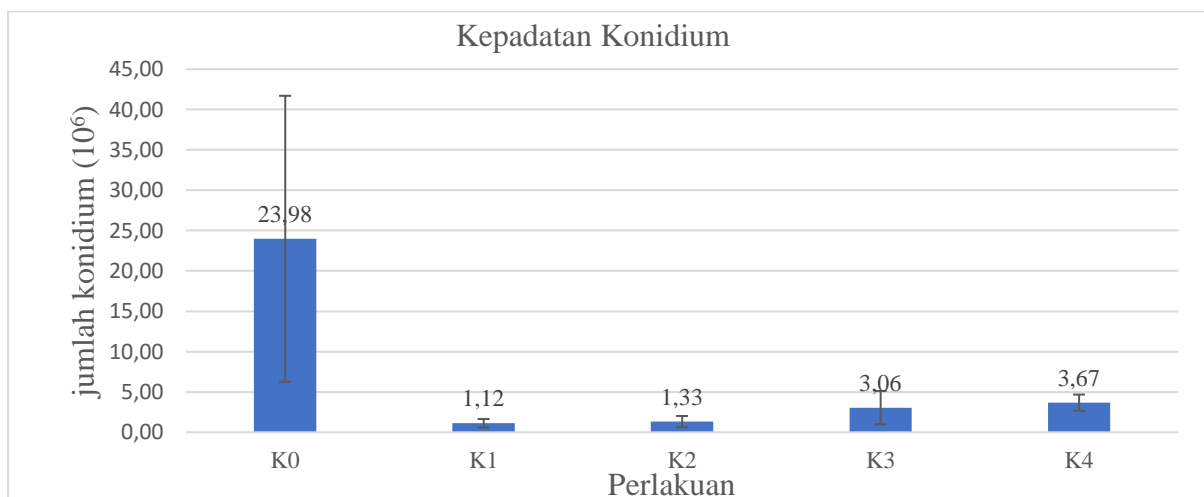
HASIL DAN PEMBAHASAN

Kepadatan Konidium

Hasil tertinggi kepadatan konidium *T. harzianum* T10 ditunjukkan pada konsentrasi tepung jagung 20 g/L, selanjutnya konsentrasi 15, 10 dan 5 g/L.

Perlakuan tepung jagung belum mampu meningkatkan kepadatan konidium dibandingkan kontrol, dengan perbandingan K4 dan PDB yaitu 1 : 6,5 (Gambar 1). Meskipun demikian, medium cair tepung jagung berpotensi sebagai alternatif medium pertumbuhan *T. harzianum* T10. Menurut Tran (2010), jagung sebagai salah satu medium yang telah terbukti mampu memacu pertumbuhan *Trichoderma* sp.

Perbedaan jumlah konidium *Trichoderma* sp. yang dibentuk sangat ditentukan oleh kandungan nutrisi medium (Mishra, Khan 2015). Borin *et al.* (2015), menyarankan bahwa pertumbuhan *T. reesei* dan *Aspergillus niger* sangat bergantung pada ketersediaan karbohidrat dan digunakan sebagai sumber energi untuk tumbuh. Hal tersebut sesuai, yaitu semakin tinggi konsentrasi tepung jagung memberikan hasil kepadatan konidium yang lebih besar. Medium PDB memberikan hasil yang lebih tinggi, diduga karena kandungan karbohidrat dalam 100 g, tepung kentang (85,6 g) lebih tinggi dibandingkan tepung jagung (73,7 g) (Murtiningsih dan Suyanti 2011).



Gambar 1. Kepadatan konidium *T. harzianum* T10. Keterangan: K0= *T. harzianum* T10 medium PDB (kontrol), K1= *T. harzianum* T10 medium tepung jagung 5 g/L, K2= *T. harzianum* T10 medium tepung jagung 10 g/L, K3= *T. harzianum* T10 medium tepung jagung 15 g/L, dan K4= *T. harzianum* medium tepung jagung 20 g/L.

Penelitian Saha *et al.* (2008), menunjukkan medium PDB memberikan hasil terbaik dibandingkan medium alternatif, karena PDB memiliki formula yang sederhana dan mampu mendukung pertumbuhan jamur. Tepung jagung mengandung 25-30% amilosa dan 70-75% amilopektin. Amilopektin merupakan polisakarida terbesar (Aini 2013), sehingga jamur membutuhkan waktu lebih lama untuk menguraikan menjadi komponen sederhana yang dapat diserap sel untuk sintesis sel dan energi.

Tabel 1. Kejadian penyakit, masa inkubasi dan AUDPC pada berbagai konsentrasi medium cair

Perlakuan	Kejadian Penyakit (%)	Masa Inkubasi (hari setelah inokulasi)	AUDPC (%-hari)
Kontrol	70,00 ^b	12,70 ^a	700
PDB	16,60 ^a	17,24 ^b	126
Tp jagung 5 g/L	28,20 ^{ab}	17,02 ^{ab}	225,4
Tp jagung 10 g/l	30,00 ^{ab}	15,45 ^{ab}	335
Tp jagung 15 g/l	20,00 ^a	17,25 ^b	195
Tp jagung 20 g/l	33,34 ^{ab}	15,43 ^{ab}	455,02

Keterangan: Angka yang diikuti huruf sama pada kolom sama menunjukkan tidak berbeda nyata pada BNT dengan taraf kesalahan 5%. Data kejadian penyakit ditransformasi ke $\arcsin \sqrt{x + 0,5}$ dan data masa inkubasi ditransformasi ke \sqrt{x}

Kejadian penyakit

Aplikasi metabolit sekunder *T. harzianum* T10 pada formula cair tepung jagung konsentrasi 15 g/L dan medium PDB memberikan hasil terbaik, meskipun semua perlakuan tidak berbeda nyata (Tabel 1). Perlakuan konsentrasi 15 g/L, mampu menurunkan kejadian penyakitnya 71,43% dan medium PDB mampu menurunkan 76,28% dibandingkan kontrol. Perlakuan metabolit sekunder *T. harzianum* T10 konsentrasi 5, 10 dan 20 g/L menunjukkan hasil tidak berbeda nyata dibandingkan kontrol. Meskipun demikian, ke-3 perlakuan tersebut mampu menunda kejadian penyakit masing-masing sebesar 59,71, 57,14 dan 52,37%.

Perlakuan metabolit sekunder konsentrasi 20 g/L menunjukkan kejadian penyakit yang lebih besar dibandingkan konsentrasi 15 g/L. Hal tersebut diduga saat aplikasi, formula cair pada konsentrasi 20 g/L masih memiliki nutrisi yang cukup melimpah. Nutrisi tersebut dimanfaatkan oleh *T. harzianum* T10 dan *Pythium* sp. Jamur dapat merombak karbohidrat dan protein menjadi energi untuk membentuk spora (Manurung *et al.* 2012). Jumlah spora

Pythium sp. diduga bertambah, sehingga kejadian penyakit yang mampu ditekan lebih kecil. Penelitian Hardianti *et al.* (2014), menunjukkan adanya kompetisi bahan makanan antara patogen jamur *F. oxysporum* dengan *T. harzianum* di dalam tanah.

Mekanisme antagonis *T. harzianum* salah satunya dengan metabolit sekunder. Metabolit sekunder *T. harzianum* mengandung senyawa lengkap seperti antibiotika, enzim, hormon, dan toksin yang dapat terangkut oleh air dan hara, sehingga dapat mencapai jaringan pembuluh (Vinale *et al.* 2014). Antibiotika dan enzim tersebut berperan penting di dalam pengendalian penyakit tanaman.

Masa inkubasi

Masa inkubasi patogen *Pythium* sp. tercepat pada perlakuan kontrol. Perlakuan metabolit sekunder medium PDB dan konsentrasi tepung jagung 15 g/L memberikan hasil yang nyata dapat menunda masa inkubasi penyakit rebah semai (Tabel 1). Perlakuan metabolit sekunder *T. harzianum* T10 konsentrasi tepung jagung 5, 10 dan 20 g/L

memberikan hasil tidak nyata, artinya belum mampu menunda masa inkubasi dari patogen *Pythium* sp. Hal tersebut sebanding dengan besaran kejadian penyakit (Tabel 1).

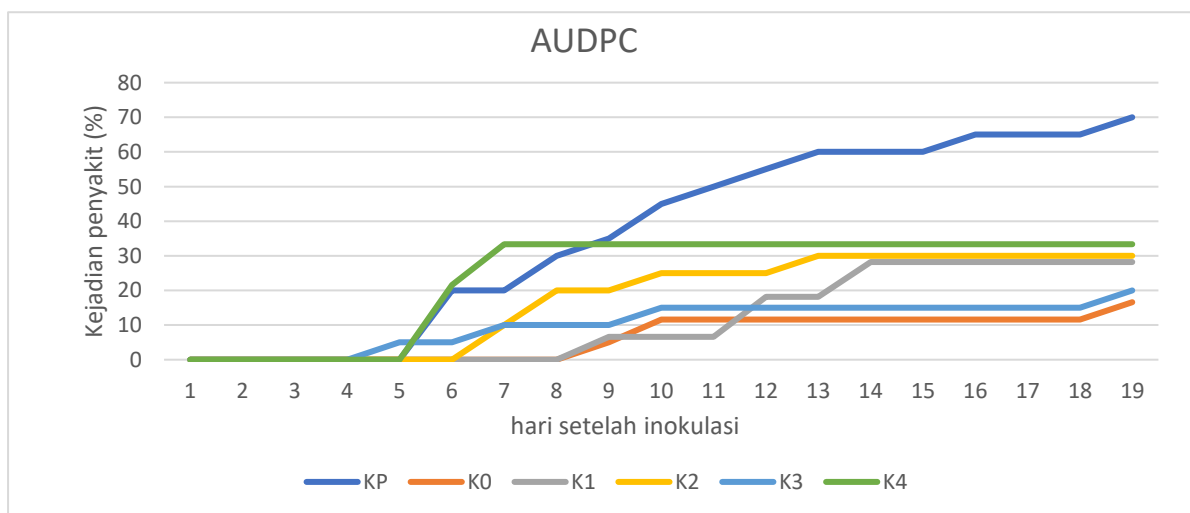
Perlakuan kontrol menunjukkan masa inkubasi penyakitnya 12,7 hari setelah inokulasi, yang lebih cepat dibandingkan masa inkubasi pada perlakuan. Perlakuan metabolit sekunder *T. harzianum* T10 medium PDB mampu menunda masa inkubasi 35,75%; sedangkan metabolit sekunder *T. harzianum* T10 formula tepung jagung konsentrasi 5, 10, 15 dan 20 g/L masing-masing mampu menunda 34,02, 21,65, 35,83 dan 21,50% dibandingkan kontrol.

Mekanisme metabolit sekunder dalam menghambat perkembangan patogen melalui denaturasi protein. Senyawa aktif pada metabolit sekunder mampu memecah ikatan disulfida yang menghubungkan antar-polipeptida protein dinding sel dan membran sel. Denaturasi protein struktur pada dinding sel akan menyebabkan sel

menjadi lebih rentan, sedangkan pada membran sel patogen akan menyebabkan kehilangan sifat permeabilitas, sehingga tidak dapat menyeleksi zat yang keluar masuk sel. Keadaan ini menyebabkan senyawa metabolit sekunder dapat masuk ke dalam sel, sehingga menyebabkan sel menjadi lisis dan mati (Ekowati *et al.* 2009).

AUDPC

Berdasarkan nilai AUDPC, kontrol menunjukkan nilai 700%-hari (Tabel 1). Perlakuan metabolit sekunder *T. harzianum* medium PDB mampu menurunkan nilai AUDPC sebesar 82%, sedangkan metabolit sekunder *T. harzianum* T10 medium tepung jagung konsentrasi 5, 10, 15 dan 20 g/L menurunkan masing-masing sebesar 67,8; 52,14; 72,14% dan 35% dibandingkan kontrol (Gambar 1). Hal tersebut selaras dengan kejadian penyakit, yaitu mampu menurunkan kejadian penyakit yang ditunjukkan dengan kecilnya nilai AUDPC.



Gambar 2. Presentase kejadian penyakit rebah semai pada tanaman mentimun. Keterangan: KP = kontrol, K0 = PDB, K1-K4 = berturut-turut tepung jagung 5, 10, 15, dan 20 g/L.

Komponen Pertumbuhan

Semakin rendah nilai AUDPC, semakin rendah pula kemampuan patogen untuk berkembang dan menimbulkan penyakit (Jeger & Viljanen-Rollinson 2001). Angka AUDPC yang semakin

rendah menunjukkan perlakuan semakin efektif dalam mengendalikan patogen, dan sebaliknya.

Potensi tumbuh maksimum dan daya kecambah

Aplikasi metabolit sekunder tidak berpengaruh nyata terhadap daya kecambah dan potensi tumbuh maksimum benih mentimun (Tabel 2). Benih yang tidak berkecambah atau berkecambah tidak normal tidak terdapat gejala yang diakibatkan patogen *Pythium* sp. Perkecambahan lebih dipengaruhi oleh faktor di dalam benih itu sendiri.

Hasil pengamatan menunjukkan nilai potensi tumbuh maksimum dan daya kecambahnya tinggi. Hal ini mungkin

karena benih yang ditanam memiliki kekuatan yang baik. Kekuatan yang baik didukung karena aerasi yang baik pada tanaman kontrol dan perawatan, sehingga metabolit sekunder yang diberikan tidak memiliki pengaruh nyata. Hasil ini sejalan dengan pendapat Finch-Savage & Bassel (2016) yang menjelaskan bahwa benih yang mampu tumbuh secara normal, walaupun kondisi alam tidak optimum, disebut benih yang memiliki kekuatan yang baik.

Tabel 2. Potensi tumbuh maksimum dan daya kecambah benih mentimun

Perlakuan	Potensi tumbuh maksimum (%)	Daya kecambah (%)
Kontrol	100 a	95 a
PDB	95 a	95 a
Tp jagung 5 g/L	90 a	90 a
Tp jagung 10 g/l	100 a	100 a
Tp jagung 15 g/l	100 a	100 a
Tp jagung 20 g/l	95 a	90 a

Keterangan: Angka yang diikuti huruf sama pada kolom sama menunjukkan tidak be rbeda nyata pada BNJ dengan taraf kesalahan 5%.

Faktor yang memengaruhi perkecambahan suatu benih, yaitu faktor dari benih itu sendiri dan faktor lingkungan. Faktor internal benih meliputi tingkat kematangan, ukuran dan dormansi, sedangkan faktor lingkungan meliputi air, suhu, udara dan cahaya (Moiwend *et al.* 2015). Hasil penelitian Waruwu *et al.* (2016) menyatakan, aplikasi metabolit sekunder jamur endofit tidak memengaruhi daya kecambah benih padi. Namun aplikasi metabolit sekunder tersebut mampu menekan tingkat infeksi *Fusarium* sp.

Hasil analisis statistika menunjukkan perlakuan metabolit sekunder *T. harzianum* T10 tidak berpengaruh nyata terhadap tinggi tanaman, bobot tajuk, panjang akar, dan. bobot akar (Tabel 3). Bibit mentimun pada penelitian memiliki tinggi dan bobot tajuk yang hampir sama pada semua perlakuan. Hal tersebut diduga kerena faktor lingkungan sekitar pertanaman sesuai dengan yang dibutuhkan untuk pertumbuhan tanaman.

Selain dari faktor lingkungan, aplikasi metabolit sekunder *T. harzianum* T10 terlalu sedikit atau kurang tinggi kandungan senyawa di dalam metabolit sekunder. Tabel 3. Pertumbuhan bibit mentimun pada berbagai konsentrasi metabolit sekunder.

Kondisi lingkungan sekitar pertanaman pada kondisi cahaya tinggi, pH tanah 6,9, drainase yang baik, dan cukup unsur hara. Tanaman mentimun terutama jenis hibrida sangat respon terhadap pemupukan. Peranan unsur hara dari pemupukan berpengaruh besar dalam meningkatkan pertumbuhan mentimun (Fefiani dan Barus 2014). Hasil ini sejalan dengan penelitian Shofiyani dan Budi (2014), yang menjelaskan bahwa pemberian pupuk organik pada awal penanaman memiliki pengaruh langsung pada ketersediaan nutrisi yang dibutuhkan oleh tanaman selama penelitian, sehingga peran agensia hayati tidak memiliki pengaruh nyata.

Tabel 3. Pertumbuhan bibit mentimun pada berbagai konsentrasi metabolit sekunder

Perlakuan	Tinggi tanaman (cm)	Panjang akar (cm)	Bobot akar (g)	Bobot tajuk (g)
Kontrol	30,70	15,80	1,39	17,87
PDB	32,56	17,01	1,38	18,63
Tp jagung 5 g/L	30,57	17,77	1,35	16,80
Tp jagung 10 g/l	30,29	16,20	1,37	16,69
Tp jagung 15 g/l	34,76	15,72	1,41	17,46
Tp jagung 20 g/l	32,68	17,56	1,32	18,38

Keterangan: Data komponen pertumbuhan ditransformasi ke \sqrt{x} .

Di samping dari pupuk, diduga hara diperoleh dari aktivitas *T. harzianum* dalam menyediakan hara. *Trichoderma harzianum* mampu menguraikan bahan organik tanah seperti N, P, K, Al, Fe, dan Mn. Pemberian *T. harzianum* pada 7 hari sebelum tanam dapat menyiapkan hara tanah, sehingga pertumbuhan tanaman lebih baik (Hardianti *et al.* 2014).

Panjang dan bobot akar pada kontrol dan perlakuan metabolit sekunder memiliki hasil yang hampir seragam (Tabel 3). Adanya bahan organik yang melimpah dan aerasi tanah yang baik dapat mendukung pertumbuhan akar tanaman. Kondisi lingkungan yang mendukung, menyebabkan adanya patogen dan aplikasi metabolit sekunder tidak memberikan pengaruh yang nyata pada panjang dan bobot akar tanaman. Penyakit rebah semai dapat berkembang cepat pada keadaan tanah yang hangat dan basah dengan drainase yang buruk (Sutton *et al.* 2006). Pertumbuhan akar yang baik pada kontrol ataupun perlakuan metabolit sekunder, menyebabkan nutrisi dapat tersalurkan, sehingga pertumbuhan tanaman juga baik.

KESIMPULAN

Kepadatan konidium *T. harzianum* T10 tertinggi pada formula medium cair tepung jagung konsentrasi 20 g/L sebesar $3,67 \times 10^6$ konidium/mL, dan belum mampu menyamai medium PDB, dengan perbandingan 1:6,5. Aplikasi metabolit sekunder *T. harzianum* T10 yang efektif untuk menekan penyakit rebah semai

adalah metabolit sekunder *T. harzianum* T10 dalam formula medium cair tepung jagung konsentrasi 15 g/L, mampu menekan kejadian penyakit 71,43% dan menunda masa inkubasi 35,83%. Aplikasi metabolit sekunder *T. harzianum* T10 dalam formula cair tepung jagung semua konsentrasi dengan kepadatan 10^6 konidium/mL belum mampu berpengaruh nyata terhadap komponen pertumbuhan.

DAFTAR PUSTAKA

- Aini N. 2013. *Teknologi Fermentasi pada Tepung Jagung*. Graha Ilmu. Yogyakarta. 8-9 pp.
- Akagi A, Jiang C, Takatsuji H. 2015. *Magnaporthe oryzae* inoculation of rice seedlings by spraying with a spore suspension. *Bio-protocol* 5(11):e1486.
- Al-Zaidi AA, Elhag EA, Al-Otaibi SH, Baig MB. 2011. Negative effects of pesticides on the environment and the farmers awareness in Saudi Arabia: A case study. *Journal of Animal and Plant Sciences*, 21(3):605–611.
- Borin GP, Camila Cristina Sanchez CC, de Souza AP, de Santana ES, de Souza AT, Leme AFP, Squina FM, Buckeridge M, Goldman GH, de Castro Oliveira JV. 2015. Comparative secretome analysis of *Trichoderma reesei* and *Aspergillus niger* during growth on sugarcane biomass. *PLoS ONE* 10(6): e0129275.

- Byrd AL, Segre JA. 2016. Adapting Koch's postulates. *Science* 351(6270):224-226.
- Ekowati N, Suciato ET, Muljowati JS, Dewi R. 2009. Uji aktivitas antibiosis beberapa isolat *Gliocladium* dan *Trichoderma* terhadap mikroba patogen dengan pH awal fermentasi yang berbeda. *Jurnal Inovasi* 3(2): 69-77.
- Fefiani Y, Barus WA. 2014. Respon pertumbuhan dan produksi tanaman mentimun (*Cucumis sativus* L.) akibat pemberian pupuk kandang sapi dan pupuk organik padat supernasa. *Jurnal Agrium* 19(1)
- Finch-Savage WE, Bassel GW. 2016. Seed vigour and crop establishment: extending performance beyond adaptation. *Journal of Experimental Botany* 67(3): 567-591.
- Ghazanfar MU, Raza M, Raza W, Qamar MI. 2018. Trichoderma as potential biocontrol agent, its exploitation in agriculture: A review. *Plant Protection*. 02(03): 109-135.
- Gusnawaty HS, Taufik M, Syair, Esmin. 2014. Efektifitas Trichoderma indigenus hasil perbanyakan pada berbagai media dalam mengendalikan penyakit layu Fusarium dan meningkatkan pertumbuhan serta produksi tanaman tomat (*Lycopersicon esculentum*). *Jurnal Agriplus* 24 (2): 99-110.
- Han JS, Cheng JH, Yoon TM, Song J, Rajkarnikar A, Kim WG, Yoo ID, Yang YY, Suh JW. 2012. Biological control agent of common scab disease by antagonistic strain *Bacillus* sp. sunhua. *Journal of Applied Microbiology* 99: 213-221.
- Hardianti AR, Rahayu YS, Asri MT. 2014. Efektivitas waktupemberian *Trichoderma harzianum* dalam mengatasi serangan layu Fusarium pada tanaman tomat varietas Ratna. *Jurnal LenteraBio* 3(1): 21-25.
- Heydari A, Pessarakli M. 2010. A review on biological control of fungal plant pathogens using microbial antagonists. *Journal of Biological Sciences* 10(4): 273-290.
- HinaSaeed, AW. 2017. A review on Cucumber (*Cucumis sativus*). *International Journal of Technical Research & Science* 2(vi): 402-405.
- Hockberger P. 2000. The discovery of the damaging effect of sunlight on bacteria. *Journal of Photochemistry and Photobiology B Biology* 58(2-3): 185-191.
- Jansch S, Frampton GK, Rombke J, Brink PJVD, Scott-Fordsmand JJ. 2006. Effects of pesticides on soil invertebrates in model ecosystem and field studies: a review and comparison with laboratory toxicity data. *Environmental Toxicology and Chemistry*. 25: 2490-2501.
- Jeger MJ, Viljanen-Rollinson SLH. 2001. The use of the area under the disease-progress curve (AUDPC) to assess quantitative disease resistance in crop cultivars. *Theoretical and Applied Genetics*. 102(1): 32-40.
- Lahre SK, Khare N, Lakpale N, Chaliganjewar SD. 2012. Efficacy of bio-agents and organic amendments against *Sclerotium rolfsii* in chickpea. *Journal of Plant Disease Sciences* 7 (1): 32-34.
- Ling ASC, Kamil MJA, Chong KP, Ho CM. 2017. Assessing the cocoa genotypes for resistance to black pod using the area under the disease-progress curve (AUDPC). *Bulgarian Journal of Agricultural Science* 23(6): 972-997.
- Manurung EM, Tobing MC, Lubis L, Priwiratama H. 2012. Efikasi beberapa formulasi *Metarhizium anisopliae* terhadap larva *Oryctes rhinoceros* L. (Coleoptera: Scarabaeidae) di insektarium. *Jurnal Online Agroekoteknologi* 1(1): 47-63.

- Mishra PK, Khan FN. 2015. Effect of different growth media and physical factors on biomass production of *Trichoderma viride*. *People's Journal of Scientific Research* 8(2): 11-16.
- Moiwend KY, Aiyen, Madauna IS. 2015. Uji viabilitas benih ketimun (*Cucumis sativus* L.) hasil perlakuan penyerbukan berbagai serangga. *E-Jurnal Agroteknis* 3(2): 178-186.
- Munir S, Jamal Q, Bano K, Sherwani SK, Bokhari TZ, Khan TA, Khan RA, Jabbar A, Anees M. 2013. Biocontrol ability of *Trichoderma*. *International Journal of Agriculture and Crop Sciences* 6(18): 1246-1252.
- Murtiningsih, Suyanti. 2011. *Membuat Tepung Umbi dan Variasi Olahannya*. PT. AgroMedia Pustaka. Jakarta Selatan. 06 pp.
- Muturi EJ, Donthu RK, Fields CJ, Moise IK, Kim C-H. 2017. Effect of pesticides on microbial communities in container aquatic habitats. *Sci Rep.* 7: 44565.
- Noordzij M, Dekker FW, Zoccali C, Jager KJ. 2010. Measures of disease frequency: Prevalence and incidence. *Nephron Clin Pract* 115: c17-c.
- Panahian G, Rahnama K, Jafari M. 2012. Mass production of *Trichoderma* spp. and application. *International Research Journal of Applied and Basic Sciences* 3 (2): 292-298.
- Patil AD, Rathore MS. 2018. Isolation of pythium species from damping off affected onion rhizospheric soil, using baiting technique. *Journal of Pharmacognosy and Phytochemistry* 7(4): 12-13.
- Saha A, Mandala P, Dasgupta S, Saha D. 2008. Influence of culture media and environmental factors on mycelial growth and sporulation of *Lasiodiplodia theobromae* (Pat.) Griffon and Maubl. *Journal of Environmental Biology* 29(3): 407-410.
- Salman M, Abuamsha R, Barghouti S. 2013. Interaction of Fluorescent *Pseudomonads* with *Pythium ultimum* and *Rhizoctonia solani* in Cucumber Roots. *American Journal of Experimental Agriculture*, 3(1): 240-251.
- Shofiyani A, Budi GP. 2014. Development of Fusarium disease control technology with biological agent in Mas cultivar banana in land infected. *AGRITECH* 16 (2): 157-173.
- Suarni dan Firmansyah I.U. 2005. Beras Jagung; Prosesing dan Kandungan Nutrisi Sebagai Bahan Pangan Pokok. Prosiding Seminar dan Lokakarya Nasional. 393-398.
- Suryanti IAP, Ramona Y, Proborini MW. 2013. Isolasi dan indentifikasi jamur penyebab penyakit layu dan antagonisnya pada tanaman kentang yang dibudidayakan di Bedugul, Bali. *Jurnal Biologi* (2): 37-44.
- Sutton JC, Sopher CR, Owen-Going TN, Liu W, Grodzinski B, Hall JC, Benchimol RL. 2006. Etiology and epidemiology of *Pythium* root rot in hydroponic crops: current knowledge and perspectives. *Summa Phytopathologica*, 32(4): 307-321.
- Tran NH. 2010. Using *Trichoderma* sp. for biological control of plant pathogens in Vietnam. *Journal ISSAAS* 16 (1): 17-21.
- Vinale F, Sivasithamparam K, Ghisalberti EL, Woo SL, Nigro M, Marra R, Lombardi N, Pascale A, Ruocco M, Lanzuise S, Manganiello G, Lorito M. 2014. *Trichoderma* secondary metabolites active on plants and fungal pathogens. *The Open Mycology Journal* 8(1):127-139.
- Waruwu AAS, Soekarno BPW, Munif A. 2016. Metabolit cendawan endofit tanaman padi sebagai alternatif pengendalian cendawan patogen terbawa benih padi. *Jurnal Fitopatologi Indonesia* 12(2): 53-61.

