Jenis-Jenis Jamur Rizosfer dan Jamur Busuk Batang Karet dari Perkebunan Karet (*Hevea Brasiliensis* Muell Arg.) di Desa Tajok Kayong

Sisilia Hainawati¹, Rahmawati¹, Mukarlina¹

¹ Program Studi Biologi, Fakultas MIPA, Universitas Tanjungpura, Jalan Prof. Dr. H. Hadari Nawawi, Pontianak, Email korespondensi: sisiliahaina@gmail.com

Abstract

Rhizosphere is a fungus that plays an important role in the process of plant growth and development. This study aims to determine the morphological characters of rhizosphere fungi in rubber plants and rubber stem rot fungi. Sampling of rhizosphere fungi is carried out in rubber plantations. Tajok Kayong Village, Nanga Tayap District, Ketapang Regency. Isolation, identification was carried out at the Microbiology Laboratory, Faculty of Mathematics and Natural Sciences, Tanjungpura University, from February to June 2018. method of isolation of rhizosphere fungi using dilution method and method of isolation of rubber stem rot fungi by dilution method and direct planting method. The isolation results showed 7 rhizosphere fungi isolates, namely members of *Aspergillus* sp. (JTS 5, 6, 7, 8), *Mucor* sp. (JTS 10), and members of the *Penicillium* sp. Species. (JTS 2, and JTS 9), and rubber stem rot fungi, namely members of the species *Corticium* sp.

Keywords: Rubber, *Mucor*, *Corticium*, *Aspergillus*, *Penicillium*.

PENDAHULUAN

Tanaman karet (*Hevea brasiliensis* Muell Arg.) merupakan tanaman perkebunan penghasil getah yang menjadi salah satu komoditi unggulan di Indonesia. Menurut data Statistik dari Direktorat Jenderal Perkebunan (2017), pada Tahun 2015-2017 Indonesia memiliki luas area perkebunan tanaman karet sebesar 3.621.102 Ha dengan produktivitas hasil perkebunan karet sebesar 1.507 Kg/Ha. Kalimantan Barat memiliki total luas area perkebunan tanaman karet sebesar 365.296 Ha dengan produktivitas hasil perkebunan tanaman karet sebesar 749 kg/Ha. Hal ini menunjukkan bahwa produktivitas hasil perkebunan tanaman karet di Indonesia masih rendah khususnya di Kalimantan Barat.

Jamur yang menguntungkan sangat melimpah jumlahnya, baik yang berada di sekitar perakaran (rizosfer) maupun di jaringan tanaman (endofit). Tistama dan Nugroho (2007) mengemukakan bahwa pada lapisan rizosfer di sekitar tanaman karet yang sehat mengandung jamur yang berpotensi sebagai biofungisida dan biofertilizer yang dapat meningkatkan produktivitas tanaman karet.

Hasil penelitian Amaria *et al.* (2013) perkebunan karet di Lampung, Sumatera Selatan, Jawa Tengah, dan Jawa Barat, diperoleh 134 jenis jamur rizosfer. Berdasarkan hasil penelitian Putri *et al.* (2015), ditemukan jamur rizosfer tanaman karet di

perkebunan karet Kecamatan Batang Tarang, Kabupaten Sanggau, Kalimantan Barat, yaitu anggota spesies *Trichoderma* sp. W1, *Penicillium* sp.1 W2, *Penicillium* sp.2 W3 dan *Chaetomium* sp.W4.

Perkebunan tanaman karet lain yang ada di Kalimantan Barat terdapat di Desa Tajok Kayong, Ketapang, yang saat ini batang tanaman karet mengalami penyakit bergejala busuk. Penyakit tersebut disebabkan oleh jamur dengan gejala kulit batang busuk kemudian mengering, semakin lama dan akhirnya mati serta tidak menghasilkan lateks. Informasi atau penelitian tentang jenis-jenis jamur rizosfer dan jamur busuk batang tanaman karet di Desa Tajok Kayong masih sedikit. Oleh karena itu, perlu dilakukan penelitian untuk mengetahui jenis-jenis jamur rizosfer dan jamur busuk batang sebagai langkah awal mengetahui dalam pengendalian jamur busuk batang tanaman karet.

BAHAN DAN METODE

Waktu dan Tempat Penelitian

Penelitian ini dilaksanakan pada bulan Februari hingga Juni 2018. Pengambilan sampel tanah dan pengambilan batang tanaman karet yang mengalami busuk batang dilakukan di salah satu perkebunan karet, Desa Tajok Kayong, Kecamatan Nanga Tayap, Kabupaten Ketapang. Tahap isolasi, dan identifikasi di lakukan di Laboratorium

Mikrobiologi, Jurusan Biologi, Fakultas Matematika dan Ilmu Pengetahuan Alam, Universitas Tanjungpura, Pontianak.

Bahan

Bahan-bahan yang digunakan adalah Agar, akuades, alkohol 70%, antibiotik, asam Laktat, batang tanaman karet yang terkena penyakit busuk pangkal batang, gula, Kalium Hidroksida (KOH), kentang, tanah rizosfer tanaman karet sehat.

Sterilisasi Alat

Alat-alat seperti cawan petri, erlenmeyer, gelas ukur, gelas piala jarum ose, pinset, pisau skalpel, dan tabung reaksi dicuci dengan larutan detergen dan dikeringkan. Alat tersebut selanjutnya disterilisasi menggunakan autoklaf dengan suhu 121°C dan tekanan 1 atm selama 15 menit.

Pembuatan Media

Media PDA (Potato Dextrose Agar) dibuat dengan rebusan 1 liter akuades dengan cara merebus 200 gram kentang yang sudah kemudian disaring ekstraknya, kemudian ditambahkan gula 20 gram, dan 15 gram agar, setelah mendidih ditambahkan antibiotik khloramphenicol. Larutan kemudian dimasukkan ke dalam erlenmeyer yang telah dipersiapkan, masing-masing sebanyak 250 ml, kemudian disterilisasi menggunakan autoklaf. Sesudah disterilisasi media PDA siap untuk dituang ke dalam cawan petri yang telah disiapkan, kemudian dibiarkan media tersebut dingin (Achmad *et al.*, 2013).

Pengambilan sampel jamur busuk batang di Perkebunan Karet Desa Tajok Kayong

Sampel yang diambil pada tanaman karet yang bergejala sakit busuk batang. Pengambilan sampel dilakukan dengan memotong bagian batang tanaman karet yang mengalami busuk batang karet, selanjutnya sampel dibawa ke Laboratorium Mikrobiologi, Fakultas Matematika dan Ilmu Pengetahuan Alam, Universitas Tanjungpura, untuk dilakukan isolasi, identifikasi dan karakterisasi.

Isolasi Jamur Patogen Penyebab Busuk Batang Tanaman Karet

Isolasi jamur patogen dilakukan dengan metode tanam langsung pada media PDA. Isolat patogen diisolasi dengan cara memotong bagian batang karet dari lapisan luar ke lapisan yang terserang penyakit busuk batang 1cm, kemudian dicuci dengan klorox, dan setelah itu direndam dalam alkohol 70%, kemudian dibilas menggunakan akuades steril.

Potongan batang, masing-masing diletakkan pada media PDA padat, selanjutnya diinkubasi selama 7 hari pada suhu 28°C (Purwantisari *et al.*, 2009). Setelah jamur tumbuh, koloni jamur yang tumbuh diambil dengan ose, kemudian diinokulasikan pada media PDA yang baru untuk memperoleh biakan murni (Rohayatun *et al.*, 2017).

Pengambilan Sampel Jamur Rizosfer Tanaman Karet

Sampel yang diambil di sekitar perakaran tanaman karet yang sehat. Pengambilan sampel dilakukan dengan metode *purposive sampling* yang dilakukan pada 3 titik (pohon) tanaman karet dengan 3 pengulangan pada setiap titik. Sampel tanah diambil dengan jarak 10-15 cm dan kedalaman 0-20 cm, masing-masing sebanyak kurang lebih 10 g. Semua sampel tanah dikompositkan, lalu diambil sebanyak 100 gram untuk isolasi jamur rizosfer. Sampel tanah diambil dan dimasukkan ke dalam kantong plastik kemudian sampel disimpan dalam *ice box*, selanjutnya sampel dibawa ke laboratorium untuk dilakukan isolasi, identifikasi dan karakterisasi.

Isolasi jamur rizosfer dari tanaman karet perkebunan karet

Isolasi jamur rizosfer tanaman karet dilakukan dengan menggunakan metode pengenceran dan metode tuang (*pour plate*). Sampel tanah ditimbang sebanyak 1 g dan dimasukkan ke dalam tabung reaksi yang telah berisi akuades steril sebanyak 9 ml dan dihomogenkan. Sampel tanah yang telah dihomogenkan kemudian diencerkan hingga tingkat pengenceran 10^{-5} . Pengenceran ini dilakukan dengan cara mengambil 1 ml suspensi dari tabung 10^{-1} , kemudian dimasukkan ke dalam tabung 10^{-2} , kemudian tabung 10^{-2} ke tabung 10^{-3} , 10^{-4} , 10^{-5} dilakukan seperti yang dilakukan pada tabung 10^{-1} . Setelah itu dari tiap-tiap pengenceran 10^{-1} , 10^{-2} , 10^{-3} , 10^{-4} dan 10^{-5} dipipet sebanyak 1 ml, kemudian dituang ke dalam media PDA dengan metode *pour plate*. Media yang telah padat diinkubasikan pada suhu 28 °C selama 3-7 hari (Purwantisari & Rini, 2009). Setelah jamur tumbuh, koloni masing-masing jamur diambil dengan ose, kemudian ditumbuhkan pada media PDA baru untuk diperoleh biakan murni (Samson *et al.*, 2010).

Identifikasi Jamur Rizosfer

Gelas objek disterilisasi terlebih dahulu menggunakan alkohol 70%. Kemudian diambil koloni jamur dengan menggunakan jarum ose dan diletakkan di atas gelas objek lalu ditetesi dengan larutan KOH, kemudian ditutup dengan *cover glass*.

Gambar 1 Koloni Jamur Rizosfer Karet, pada hari ke-7 di media PDA.

Keterangan:(a,b) Koloni dan Mikromorfologis jamur *Aspergillus* sp. (JTS 5)
(c,d) Koloni dan Mikromorfologis jamur *Aspergillus* sp. (JTS 6)
(e,f) Koloni dan Mikromorfologis jamur *Aspergillus* sp. (JTS 7)
(g,h) Koloni dan Mikromorfologis jamur *Aspergillus* sp. (JTS 8)
(1) Konidiofor, (2) Konidia, (3) Vesikula

Preparat diamati dengan menggunakan mikroskop cahaya. Jamur yang tumbuh diidentifikasi berdasarkan karakter morfologis koloni secara makroskopis seperti diameter koloni, warna koloni, bentuk dan tekstur permukaan koloni, serta secara mikroskopis meliputi struktur hifa, dan struktur reproduksi. Identifikasi jamur hasil isolasi mengacu pada buku identifikasi jamur, *Descriptions of Medical Fungi*, (Sarah et al., 2016) dan *Food and Indoor Fungi* (Samson et al., 2010), *Taxonomic*

studies on the genus Aspergillus (Samson et al., 2011).

Analisis Data

Data-data yang diperoleh dari hasil isolasi dan identifikasi disajikan dalam bentuk foto dan deskripsi berdasarkan karakter morfologis jamur rizosfer yang telah diperoleh dari perkebunan karet.

Gambar 2. Koloni Jamur Rizosfer Karet, pada hari ke-7 di media PDA.

Keterangan:(a,b) Koloni dan Mikromorfologis jamur *Mucor* sp. (1) Sporangiofor, (2) Sporangium (3) Kollumela, (4) Stolon, (5) Sporangiospora
(c,d) Koloni dan Mikromorfologis jamur *Penicillium* sp. (JTS 2)
(e,f) Koloni dan Mikromorfologis jamur *Penicillium* sp. (JTS 9)
(1) Konidiofor, (2)Percabangan, (3) Metula, (4) Fialid, (5) Konidia

Karakteristik Jamur Rizosfer dari Perkebunan Karet Desa Tajok Kayong

Berdasarkan isolasi dan identifikasi jamur rizosfer dari tanaman karet (*Hevea brasiliensis* Muell Arg.) ditemukan 7 jenis jamur yaitu anggota spesies *Aspergillus* spp. (JTS 5), (JTS 6), (JTS 7) dan (JTS 8), *Mucor* sp. (JTS 10), dan anggota spesies *Penicillium* spp. (JTS 2) dan (JTS 9) (Gambar 1 dan 2). Berdasarkan pengamatan secara makroskopis,

karakteristik jamur anggota spesies *Aspergillus* sp. (JTS 5), (JTS 6), (JTS 7), (JTS 8), sesuai dengan karakteristik jamur anggota genus *Aspergillus* menurut pernyataan Samson *et al.* (1995) dan Sarah *et al.* (2016) bahwa jamur anggota spesies *Aspergillus* sp. memiliki ciri-ciri koloni warna hijau, kuning kecoklatan, ungu muda, dan putih kehijauan sebagian besar terdiri dari konidiofor yang tegak, pada bagian atas konidiofor akan membulat membentuk vesikula, dalam vesikula terdapat lapisan palisade yang tersusun oleh fialid yang disebut dengan vesikula *uniseriate* dan vesikula *biseriat* apabila terdapat lapisan sel subtending metula dan fialid. Vesikel, fialid, metula (jika ada) dan konidia membentuk kepala konidia.

Karakteristik Morfologis Jamur Busuk Batang Karet (JBK)

Gejala secara makroskopis jamur pada batang tanaman karet yang busuk yaitu adanya lapisan jamur berwarna putih hingga merah muda dan masuk ke bagian kayu, keluar getah/lateks berwarna hitam dibagian tanaman yang terserang, yang menyebabkan permukaan batang tanaman menjadi busuk, batang tanaman mati dan mudah patah oleh angin (Gambar 3a).

Hasil pengamatan gejala secara makroskopis atau secara langsung batang karet yang terserang jamur menunjukkan batang tersebut berwarna putih sampai berwarna merah muda apabila pada awal stadium penyakit ini, getah yang menempel pada bagian batang yang terserang kemudian berwarna hitam, batang yang terserang perlahan-lahan rusak sehingga mudah patah di bagian tengah batang yang terserang. Koloni awal jamur anggota spesies *Corticium* sp. tampak pada batang atau cabang yang kulitnya sudah berwarna cokelat, tetapi belum membentuk lapisan gabus yang tebal. Isolat jamur yang diisolasi dari gejala busuk batang tanaman karet memiliki ciri-ciri koloni bulat berdiameter 64.44 mm, berwarna putih (Gambar 3b).

Keterangan : (a) Gejala awal yang tampak pada batang tanaman karet, (b), Koloni Jamur *Corticium* sp. (c) Hifa Jamur *Corticium* sp.

Keterangan : (a) Hasil pengamatan Basidiospora jamur *Corticium* sp. dengan menggunakan mikroskop perbesaran 40x10; (b) Konidiospora jamur *Corticium* sp. pada perbesaran 40x10;

Pembahasan

Karakteristik Morfologis Jamur rizosfer dan Jamur Busuk Batang

Berdasarkan hasil isolasi dan identifikasi jamur yang berhasil diisolasi dari rizosfer tanaman karet (*Hevea brasiliensis* Muell Arg.) di perkebunan karet Desa Tajok Kayong, Kecamatan Nanga Tayap, Kabupaten Ketapang. Menurut Abadi (2003) dan Ahmad *et al.* (2008) jamur yang paling umum ditemukan di rizosfer adalah anggota genus *Penicillium* dan *Aspergillus*. Kedua jamur ini paling banyak ditemukan di tanah karena bersifat kosmopolitan, dapat hidup hampir pada semua tipe habitat, hal ini dikarenakan jumlah spora yang banyak, selain itu jamur anggota genus *Aspergillus* dan *Penicillium* merupakan jamur saprofitik umum. Jamur hasil isolasi dari perakaran tanaman karet yang diperoleh dipengaruhi oleh faktor lingkungan di daerah perakaran tanaman karet, karena sifat jamur yang saprofit bergantung pada lingkungan dan bahan organik substrat. Faktor lingkungan yang mempengaruhi diantaranya keasaman tanah (pH), suhu tanah dan kelembaban tanah.

Karakter yang membedakan jamur *Aspergillus* sp. JTS 5, 6, 7 dan 8 yaitu pada *Aspergillus* sp. (JTS 5) memiliki warna koloni putih kehijauan, kepala konidia berbentuk kolumar, bentuk vesikula biseriat dengan diameter koloni 40.58 mm, *Aspergillus* sp. (JTS 6) memiliki warna koloni coklat, bentuk kepala konidia radiat, dan vesikula nya uniseriat, diameter koloni 18.73 mm, *Aspergillus* sp. (JTS 7) memiliki warna koloni ungu muda, bentuk kepala konidia radiat dan vesikula biseriat dengan diameter koloni 30.54 mm, *Aspergillus* sp. (JTS 8) memiliki warna koloni putih kehijauan, kepala konidia berbentuk radiat, vesikula uniseriat, diameter koloni 33.09 mm.

Jamur dengan kode isolat JTS 10 merupakan jamur anggota jenis *Mucor* sp., menurut Sarah *et al.* (2016) bahwa ciri makroskopis jamur anggota genus *Mucor* adalah pertumbuhan koloni sangat cepat, koloni berwarna putih sampai abu-abu kehitaman, sedangkan ciri mikroskopisnya adalah memiliki sporangiospora yang tegak dan memiliki percabangan, bentuk spora bulat, dan memiliki kolumela yang berkembang baik, sporangiospora bening sampai abu-abu kehitaman, berbeda dengan *Rhizopus stolonifer* yang memiliki rhizoid dan stolon sedangkan jamur anggota genus *Mucor* sp. tidak memiliki rhizoid seperti pada *Rhizopus stolonifer*, tapi jamur anggota genus *Mucor* sp. memiliki stolon.

Jamur dengan kode isolat JTS 2 dan JTS 9 merupakan jamur anggota jenis *Penicillium* sp., hal ini sesuai menurut Sarah *et al.* (2016) bahwa pertumbuhan koloni umumnya cepat, berwarna hijau, tapi ada juga yang berwarna putih, konidiofor tegak dan bening, percabangan, metula, fialid dan konidia. *Penicillium* sp. 1 memiliki warna koloni hijau keabu-abuan dengan elevasi licin, bentuk kepala konidia *monoverticillate*. Jamur *Penicillium* sp. 2 memiliki warna koloni hijau keabu-abuan dengan elevasi bergelombang dan kepala konidia berbentuk *biverticillate* berdasarkan Sarah, *et al.* (2016), berwarna putih kehijauan, konidiofor bening, bagian-bagiannya tersusun oleh konidiofor, percabangan, metula, fialid dan konidia.

Jamur busuk batang memiliki ciri-ciri makroskopis yaitu warna koloni putih yang seperti kapas, dengan elevasi koloni rata, tepian rata dan permukaan bawah koloni warna putih. Ciri-ciri mikroskopis jamur ini memiliki tipe percabangan yang khas, jamur ini pada pengamatan secara mikroskopis memiliki basidiospora dan konidiospora, hal ini sesuai menurut pernyataan Ambarwati, (1995) yang menyatakan bahwa jamur anggota spesies *Corticium* sp. memiliki 2 tipe konidia yaitu basidiospora dan konidiospora.

Umumnya jamur anggota genus *Corticium* mulai berkembang dari pangkal cabang atau sisi bawah cabang, bagian pangkal batang kelembapannya lebih tinggi sehingga jamur ini sangat mudah dan cepat dalam pertumbuhannya, hal ini sesuai dengan pengukuran faktor lingkungan bahwa di Perkebunan Karet di Desa Tajok Kayong memiliki nilai kelembapan 75-80%. Hal ini sesuai menurut pernyataan Semangun (2000), bahwa jamur *Corticium* sp.(JBK) tampak pada batang atau

cabang yang kulitnya sudah berwarna cokelat, tetapi belum membentuk lapisan kortisium yang tebal. Umumnya jamur mulai berkembang dari pangkal cabang atau sisi bawah cabang, karena keadaannya lebih lembab.

Menurut Hasanudin (2003), suhu dan kelembaban berpengaruh terhadap pembentukan dan lama spora jamur dapat bertahan. Suhu dan kelembaban tanah hasil pengukuran menunjukkan kisaran 28°C dan 75-80%. Suhu dan kelembaban tanah menunjukkan kisaran yang baik bagi pertumbuhan jamur dan perkecambahan spora. Jumiyati *et al.* (2012) menyatakan bahwa suhu lingkungan optimum untuk pertumbuhan jamur berkisar 25-30°C dan suhu maksimum 25-40°C sedangkan kelembaban yang optimal untuk pertumbuhan jamur yaitu di bawah 80%. Menurut Sennang *et al.* (2012) bahwa jamur-jamur yang diperoleh dari rizosfer dari tanaman karet keberadaannya dipengaruhi oleh metabolit sekunder yang dihasilkan oleh akar tanaman karet yaitu gula, asam amino, dan asam organik yang digunakan sebagai sumber makanan oleh jamur yang terdapat di dalam tanah.

Menurut Basu *et al.* (2015), jamur akan tumbuh optimal pada media dengan sumber karbohidrat dan nitrogen yang tinggi. Thongklang *et al.* (2010) yang menjelaskan bahwa sumber karbon (karbohidrat) adalah nutrisi yang paling penting bagi pertumbuhan jamur dan harus tersedia dalam jumlah yang lebih besar dari nutrisi yang lain. Wulandari *et al.* (2012) juga menjelaskan bahwa karbohidrat merupakan komponen esensial semua organisme dan zat yang paling banyak menyusun sel. Fungsi karbohidrat adalah sebagai sumber energi, membentuk struktur sel, struktur penunjang tanaman. Media PDA yang digunakan sebagai media pertumbuhan jamur anggota genus *Aspergillus*, *Penicillium*, *Mucor*, *Corticium* menunjukkan hasil lebih baik, karena PDA merupakan salah satu media kultur yang paling umum digunakan sebab formulasinya yang sederhana dan media PDA juga mengandung sumber karbohidrat yang utama yaitu kentang. Media PDA merupakan media terbaik karena kemampuannya dalam mendukung pertumbuhan pada berbagai jamur (Saha *et al.*, 2008).

DAFTAR PUSTAKA

Abadi , A, L, 2003, *Ilmu Penyakit Tumbuhan 2*, Bayumedia Publishing, Malang, Jawa Timur.

- Achmad, Nina EH , & Eti Artiningsih Octaviani, 2013' Pengaruh pH, Penggoyangan Media, dan Penambahan Serbuk Gergaji terhadap Pertumbuhan Jamur *Xylaria* sp.,' *Jurnal Silvikultur Tropika*, vol. 04 no. 02, hal 57 – 61.
- Ahmad, RZ, & Keller, NP, 2008, Isolasi Dan Identifikasi Jamur Kayu dari Hutan Pendidikan Universitas Hasanuddin di Bengo-Bengo Kecamatan Cenrana Kabupaten Maros. *Jurnal Perennial*, vol. 5 no.1 hal 15-22.
- Amaria, W, Taufiq, E, & Rita H, 2013, 'Seleksi Dan Identifikasi Jamur Antagonis Sebagai Agens Hayati Jamur Akar Putih (*Rigidoporus Microporus*) Pada Tanaman Karet', *J.TIDP*, vol. 1, no. 4 hal. 55-64.
- Ambarwati, Tjokosoedarmo, H, 1995, 'Daur Hidup Jamur Upas (*Upasia salmoicolor*) di Jawa', *Jurnal Perlindungan Tanaman*, vol.3, no.2 hal 61-66.
- Basu, S, Bose, C., Ojha, N, & Khurana, S, 2015, Evolution of bacterial and fungal growth media. *Bioinformation* vol. 11 no. 4 hal: 182-184
- Direktorat Jenderal Perkebunan, 2017, *Statistik Perkebunan Indonesia Tahun 2015-2017*, Direktorat Jenderal Perkebunan, Kalimantan Barat.
- Hasanuddin, 2003, Peningkatan peranan mikroorganisme dalam sistem pengendalian penyakit tumbuhan secara terpadu, Medan: Jurusan Hama dan Penyakit Tumbuhan, Fakultas Pertanian, Universitas Sumatera Utara, USU digital library.
- Jumiyati, SH, Bintari & I Mubarak, 2012, Isolasi dan identifikasi khamir secara morfologi di tanah kebun wisata pendidikan Universitas Negeri Semarang, *Biosaintifika*, vol. 4 no. 1 hal: 27-35.
- Putri WK, Khotimah S., & Linda, R, 2015' Jamur Rizosfer Sebagai Agen Antagonis Pengendali Penyakit Lapuk *Fusarium* Pada Batang Tanaman Karet (*Hevea brasiliensis* MuellArg)', *Jurnal Protobiont* vol 4, no.3, hal 14-18.
- Rohayatun, IM, Rahmawati, & Mukarlina, 2017,' Uji Antagonis Isolat Jamur Rizosfer Lokal Terhadap *Phytophthora* sp. Im5 dari Pangkal Batang Tanaman Jeruk Siam (*Citrus nobilis* var. *microcarpa*),' *Protobiont* vol. 6 no.3 hal 130 – 135.
- Saha, A, Mandal, P, & Dasgupta, S, (2008), Influence of Culture Media and Environmental Factors on *Mycelia* Growth and Sporulation of *Lasiopodiploda theobromae* (Pat.) Griffon and Maubl. *Journal of Enviromental Biology*, vol. 29 no. 3, hal: 407- 410.
- Samson, RA, Houbraken, J, Thrane, JC, Frisvad & Andersen, F, 1995, *Food and Indoor Fungi*, Fungal Biodiversity Centre Utrech, Netherlands.
- Samson, RA, Houbraken, J, Thrane, JC, Frisvad & Andersen, F, 2010, *Taxonomic studies on the genus Aspergillus*, Fungal Biodiversity Centre Utrech, Netherlands.
- Samson, RA, Houbraken J, Thrane, JC, Frisvad & Andersen, F, 2011, *Studies In Mycology : Identification and Nomenclature Of The Genus Penicillium*, Fungal Biodiversity Centre Utrech, Netherlands.
- Sarah ,K, Catriona, H, Helen ,A, & David, E, 2016,' *Descriptions Of Medical Fungi*, National Mycology Reference Centre Sa Pathology, Adelaide, South Australia.
- Semangun H, 2000, *Penyakit-Penyakit Tanaman Perkebunan di Indonesia*, Ed ke-4, Yogyakarta: Gadjah Mada University Press.
- Sennang, NR, Syam'un, E, & Dachlan, A, 2012, 'Pertumbuhan dan Produksi Padi yang Diaplikasi Pupuk Organik dan Pupuk Hayati', *Agrivigor*, vol. 11, no. 2, hal. 161- 170.
- Thongklang, N, 2010, Culture Condition, Inoculum Production and Host Response of a Wild Mushroom *Phlebobus portentosus* Strain CMUHH121-005, *Maejo International Journal of Science and Technology*, vol. 5 no. 3). hal: 413-425.
- Tistama, R, & Nugroho P, A, 2007, 'Mikrobia potensial untuk perkebunan karet', *Warta Perkaretan*, vol.1, no.26, hal. 40- 51.
- Wulandari, E, 2012, Limbah Molas: Pemanfaatan sebagai Sumber Karbohidrat untuk Perkembangbiakan Mikroorganisme. *ISSN*, vol.2 no. 5 hal: 565-572.