**PENGARUH SUMBER KARBON PADA PRODUKSI LAKASE MENGGUNAKAN JAMUR PELAPUK PUTIH** *Marasmius* sp. **DALAM FERMENTASI KULTUR PADAT**

Hendro Risdianto1,\*, Elis Sofianti2, Suraya3, Sri Harjati Suhardi3,

Tjandra Setiadi2

1Balai Besar Pulp dan Kertas, Kementerian Perindustrian

Jl. Raya Dayeuhkolot No. 132, Bandung 40258

2Program Studi Teknik Kimia, Fakultas Teknologi Industri, Institut Teknologi Bandung

Jl. Ganesha 10, Gedung Labtek X, Bandung 40132

3Sekolah Teknologi Ilmu Hayati, Institut Teknologi Bandung

Jl. Ganesha 10, Gedung Labtek XI, Bandung 40132

**INFLUENCE OF CARBON SOURCES ON LACCASE PRODUCTION BY WHITE ROT FUNGUS *Marasmius* sp. IN SOLID STATE FERMENTATION**

**ABSTRACT**

Laccase is an one of the ligninolytic enzymes that capable to degrade lignin in biomass. Laccase has been produced by white rot fungus *Marasmius* sp. in Solid State Fermentation (SSF) using rice straw as the solid support media. The influence of carbon sources, i.e. glucose, glycerol and molasses in medium of laccase production were studied in this paper. The concentration of 0.5%, 1.0% and 2.0% were used for each carbon sources. The results showed that the highest lacase activity was obtained within 6-10 days of cultivation. Glucose concentration of 0.5%, 1.0% and 2.0% gave the highest laccase activity were 872.0 U/L (day 6), 1516.67 U/L (day 9) and 1270.69 U/L (day 10) respectively. The highest laccase activity on using glycerol was 1422.36 U/L (at concentration of 1 % on day 7th) and 1113.19 U/L (at concentration of 2% on day 8th), respectively. This activity was comparable to that of glucose substrate. Therefore, glycerol and molasses gave a potential chance as carbon sources for laccase production in solid state fermentation.

*Keywords. glucose, glycerol, laccase, molasses, Marasmius* sp*., solid state fermentation.*

Lakase merupakan salah satu enzim ligninolitik yang memiliki kemampuan mendegradasi lignin. Lakase telah diproduksi menggunakan jamur pelapuk putih Marasmius sp. dalam Fermentasi Kultur Padat (FKP) menggunakan jerami padi sebagai media pertumbuhan. Pengaruh sumber karbon yaitu glukosa, gliserol, dan molase dalam medium produksi lakase digunakan dalam penelitian ini. Konsentrasi 0,5%; 1,0%; dan 2,0% digunakan untuk tiap jenis sumber karbon. Hasil menunjukkan bahwa aktivitas tertinggi lakase diperoleh pada kultivasi hari ke 6-10 dengan masing-masing aktivitas (872,0 U/L (hari ke-6), 1516,67 U/L (hari ke-9) dan 1270,69 U/L (hari ke-10). Aktivitas lakase tertinggi diperoleh pada penggunaan medium gliserol dan molase masing-masing adalah 1422,36 U/L (pada konsentrasi 1%, hari ke-7) dan 113,19 U/L (pada konsentrasi 2%, hari ke-8). Aktivitas tertinggi tersebut sebanding dengan penggunaan medium glukosa. Oleh karena itu, gliserol dan molase dapat digunakan sebagai alternatif sumber karbon untuk produksi lakase dengan fermentasi kultur padat.

**PENDAHULUAN**

Lakase (benzenediol:oxygen oxidoreductases, EC 1.10.3.2), merupakan kelompok enzim blue multicopper oxidases (MCO), dan memiliki kemampuan mengkatalisis oksidasi substrat aromatis dan secara bersamaan mereduksi molekul oksigen menjadi air (Muthukumar and Murugan, 2014; Martins *et al.*, 2015). Oleh karena itu, lakase merupakan salah satu enzim yang sangat menjanjikan untuk beberapa proses antara lain pemutihan pulp (Risdianto *et al.*, 2008; Sharma *et al.*, 2014), detoksifikasi efluen (Rezaei *et al.*, 2015), penyisihan senyawa fenol (Asadgol *et al.*, 2014), penghilangan warna limbah tekstil (Forootanfar *et al.*, 2013) dan penyisihan lignin pada proses pembuatan bioetanol dari bahan lignoselulosa (Rencoret *et al.*, 2017). Lakase dapat diproduksi dengan fermentasi kultur rendam (*sub-merged fermentation*) dan fermentasi kultur padat (*solid state fermentation*) (Montoya, Sánchez and Levin, 2014; Bertrand *et al.*, 2015).

Fermentasi kultur padat adalah fermentasi dengan menggunakan mikroorganisme yang ditumbuhkan pada bahan padat dengan ketiadaan atau sedikit air bebas (Pandey, 2003; Soccol *et al.*, 2017). Fermentasi kultur padat merupakan fermentasi yang sesuai untuk produksi enzim oleh jamur berfilamen karena mirip dengan kehidupan alaminya (Couto dkk., 2005) [9]. Media penyangga untuk fermentasi ini sangat penting, karena keberhasilan proses sangat bergantung terhadap media tersebut. Saat ini, terdapat kecenderungan peningkatan pemanfaatan limbah organik seperti residu agrikultur, kehutanan dan industri yang berkaitan dengan makanan sebagai bahan baku untuk memproduksi enzim dengan teknik fermentasi kultur padat (Osma, Toca Herrera and Rodríguez Couto, 2007). Limbah organic tersebut mengandung lignin dan/atau selulosa dan hemiselulosa yang dapat berguna sebagai induser aktivitas ligninolitik dan membantu produksi lakase lebih ekonomis.

Aplikasi lakase dalam industrI dan teknologi lingkungan, termasuk konsep modern integrasi *biorefinery* memerlukan enzim dalam jumlah besar dan dengan biaya rendah (Elisashvili, Kachlishvili and Penninckx, 2008). Selain penggunaan limbah dari industri agro sebagai media penyangga (Risdianto *et al.*, 2012), penelitian tentang sumber karbon murah juga merupakan salah satu strategi produksi lakase dengan biaya rendah. Beberapa sumber karbon tersebut antara lain molase (Marim *et al.*, 2016) dan gliserol (Li *et al.*, 2011). Molase merupakan hasil samping industri gula tebu, sedangkan gliserol merupakan senyawa kimia yang biasa disebut giserin dan merupakan hasil samping produksi biodiesel melalui tahap transesterifikasi. Peningkatan produksi biodiesel akan menyebabkan produksi gliserol yang melimpah (da Silva, Mack and Contiero, 2009).

Penelitian sebelumnya menunjukkan bahwa *Marasmius* sp dapat tumbuh dengan baik pada fermentasi kultur padat menggunakan jerami padi dan menghasilkan aktivitas lakase paling baik (Risdianto *et al.*, 2012). Oleh karena iitu, penelitian ini bertujuan untuk investigasi submber karbon potensial yaitu molase dan gliserol untuk produksi lakase menggunakan *Marasmius* sp. pada fermentasi kultur padat.

**BAHAN DAN METODE**

**Bahan lignoselulosa**

Jerami padi digunakan sebagai media penyangga diperoleh dari lahan pertanian di sekitar Bandung, Indonesia. Jerami dipotong dengan ukuran panjang sekitar 3 cm.

**Jamur pelapuk putih**

Jamur pelapuk putih *Marasmius sp* berasal dari laboratorium Mikrobiologi dan Teknologi Bioproses, Program Studi Teknik Kimia, Institut Teknologi Bandung. Jamur ditumbuhkan menggunakan *Potato Dextrose Agar* (PDA) dalam cawan petri dan diinkubasi selama 7 hari pada suhu 28°C dan sebelum digunakan, jamur disimpan pada suhu 4°C.

**Fermentasi kultur padat**

Fermentasi kulltur padat dilaksanakan pada suhu ruangan (28 ± 1°C). sebanyak 5 gram potongan jerami dimpregnasi dengan 20 mL medium Kirk termodifikasi dalam labu berukuran 250 mL. Komposisi medium Kirk adalah salah satu sumber karbon (glukosa, gliserol, molase), 1.7 g/L, MgSO4.7H2O 0,4 g/L, CaCl2 0,09 g/L, sodium asetat 2,3 g/L, diammonium tartrat 0,4 g/L, MnCl2 0,02 g/L, ekstrak ragi 0,3 g/L, CuSO4.7H2O 0,01 g/L, H2MoO4 0,007 g/L, MnSO4.4H2O 0,01 g/L, ZnSO4,7H2O 0,006 g/L and Fe2(SO4)3 0,007 g/L. Tiap sumber karbon yang digunakan dalam medium Kirk divariasikan konsentrasinya yaitu 0,5%; 1,0%, dan 2,0%. Potongan jerami yang sudah direndam dalam medium Kirk disterilisasi pada suhu 120°C selama 20 menit. Setelah steril dan mencapai suhu ruang, inokulum *Marasmius* sp. dari cawan petri dengan ukuran 1,5 x 1,5 cm sebanyak dua potongan dinokulasikan secara aseptis, dan kultur kemudian diinkubasi pada kondisi statis selama 10 – 13 hari. Contoh diambil setiap 24 jam untuk dianalisis aktivitas lakase. Contoh diekstraksi dengan menambahkan 50 mL larutan penyangga asetat (pH 4,5) dan digoyang dalam alat penggoyang (*shaker*) pada 100 rpm selama 2 jam, kemudian ditumbuk dengan mortar. Cairan dari kultur kemudian disentrifugasi pada 5000 rpm selama 10 menit, dan supernatannya digunakan untuk menentukan aktivitas lakase.

**Aktivitas lakase**

Aktivitas lakase ditentukan dengan 2,2’-azino bis (3-ethylbenzthiazoline-6-sulphonic acid) (ABTS) dalam larutan penyangga sodium asetat 0,4 (pH 4.5) (Niku-Paavola *et al.*, 1988). Oksidasi ABTS ditentukan dengan peningkatan absorbansi pada panjang gelombang 420 nm (ε420 = 36 (mM cm)-1) menggunakan spektrofotometer. Satu unit aktivitas (U) menyatakan jumlah enzim yang diperlukan untuk mengoksidasi 1 µmol ABTS tiap menit pada suhu 28°C. Semua pengukuran merupakan hasil rata-rata dua kali ulangan.

**Produktivitas lakase**

Produktivitas (U/L/hari) dihitung berdasarkan Persamaan (1)

$P\_{r}=\frac{U\_{o}}{t\_{prod}}$ (1)

Dengan Pr adalah produktivitas (U/L.hari), Uo adalah aktivitas lakase (U/L), dan *tprod* adalah waktu fermentasi (hari) (Feijoo, Dosoretz and Lema, 1995).

**HASIL DAN PEMBAHASAN**

Pada saat menggunakan glukosa sebagai sumber karbon, aktivitas lakase selama fermentasi disajikan pada Gambar 1. Aktivitas tertinggi dicapai pada konsentrasi 1,0% yaitu 1516,67 U/L pada hari ke sepuluh. Penggunaan konsentrasi 0,5% menunjukkan bahwa aktivitas lakase mulai teramati pada hari ke dua (70,97 U/L) dan mencapai aktivitas tertinggi pada hari ke tujuh (1031,53 U/L) dan kemudian aktivitasnya menurun. Pola yang mirip ditunjukkan pada penggunaan konsentrasi 2,0%. Aktivitas lakase teramati pertama kali pada hari ke tiga (4,86 U/L) dan mencapai aktivitas tertinggi sebesar 1270,69 U/L pada hari ke sepuluh.

Gambar 2 menunjukkan aktivitas lakase yang diperoleh pada fermentasi dengan menggunakan molase sebagai sumber karbon. Aktivitas lakase terseteksi pertama kali pada hari ke empat pada konsentrasi 0,5% (159,44 U/L) dan 1,0% (113,75 U/L), sedangkan pada konsentrasi 2,0% aktivitas lakase teramati mulai hari ke lima (31,59%). Aktivitas tertinggi ditunjukkan pada penggunaan konsentrasi 2,0% (1113,19 U/L) pada hari ke sembilan. Pada penggunaan konsentrasi 0,5%, lakase mencapai aktivitas maksimum sebesar 722,36 U/L pada hari ke delapan dan sesudahnya menunjukkan aktivitas yang relatuf tetap. Aktivitas sebesar 759,31 U/L pada hari ke tujuh merupakan aktivitas tertinggi ketika menggunakan konsentrasi molase 1,0%.

Produksi lakase dengan menggunakan sumber karbon gliserol disajikan pada Gambar 3. Aktivitas lakase mulai terdeteksi pada hari ke empat untuk semua konsentrasi yang digunakan. Aktivitas tertinggi dicapai pada konsentrasi 0,5% yaitu 713,61 U/L di hari ke 6 dan kemudian aktivitasnya menurun. Pada konsentrasi 1,0%, aktivitas meningkat tajam sampai mencapai aktivitas maksimum sekitar dua kali lipat daripada aktivitas maksimum menggunakan konsentrasi 0,5% (1422,36 U/L) pada hari ke tujuh. Aktivitas tertinggi lakase dengan menggunakan konsentrasi 2,0% lebih rendah dibandingkan dengan konsentrasi 0,5% dan 1,0%.

Gambar 1. Aktivitas lakase menggunakan sumber karbon glukosa

Gambar 2. Aktivitas lakase menggunakan molase sebagai sumber karbon

Gambar 2. Aktivitas lakase menggunakan molase sebagai sumber karbon

Hasil penelitian menunjukkan bahwa aktivitas lakase mulai teramati setelah 2-5 hari kultivasi dan terus meningkat sampai nilai maksimum pada hari keempat sampai ke enam dan kemudian aktivitasnya menurun. Penurunan ini dapat disebabkan karena degradasi spesifik lakase karena aktivitas protease dalam kultur (Mazumder, Basu and Mukherjee, 2009). Penelitian ini menghasilkan aktivitas tertinggi lakase sekitar 1516 U/L (penggunaan glukosa dengan konsentrasi 1,0% pada hari ke sepuluh). Penelitian yang dilakukan oleh Osma, Toca Herrera and Rodríguez Couto (2007)menghasilkan lakase dari *Trametes pubescens* dengan aktivitas tertinggi sebesar 1570 pada hari ke-20 dengan fermentasi kultur padat dan menggunakan kulit pisang sebagai sumber karbonnya. Sementara itu, Elisashvili, Kachlishvili and Penninckx (2008) dapat menghasilkan aktivitas lebih tinggi (7620 U/L) ketika memproduksi lakase dengan fermentasi yang sejenis untuk jamur *Cerena maxima*. Penelitian ini menghasilkan aktivitas lakase tertinggi sebesar 1516,67 U/L (hari ke sepuluh dengan konsentrasi glukosa 1,0%) tanpa menggunakan tambahan induser.

Pada penggunaan glukosa dan gliserol sebagai sumber karbon, peningkatan konsentrasi karbon yang digunakan dalam media fermentasi menghasilkan aktivitas lakase yang semakin tinggi sampai konsentrasi optimum dan kemudian menurun yang dapat diakibatkan karena inhibisi substrat. Kenaikan konsentrasi sumber karbon akan semakin meningkatkan aktivitas lakase terjadi pada penggunaan molase. Hasil ini mengindikasikan bahwa enzim ligninolitik terbentuk sebagai hasil metabolisme sekunder dan dipicu oleh menipisnya sumber nitrogen dan karbohidrat dalam medium (Sánchez, 2009).

Gambar 4 menunjukkan produktivitas lakase saat menggunakan sumber karbon yang berbeda-beda. Produktivitas merupakan rasio aktivitas lakase tertinggi dibagi dengan umur kultivasi pada saat menghasilkan aktivitas tertinggi. Konsentrasi gliserol 1% menghasilkan produktivitas yang tertinggi (203,19 U/L.hari), diikuti dengan produktivitas pada saat menggunakan glukosa 1% (168.52 U/L.hari).

Gambar 4. Perbandingan produktivitas maksimum penggunaan glukosa, molase dan gliserol

**KESIMPULAN**

*Marasmius sp.*  dapat tumbuh dengan baik menggunakan sumber karbon glukosa, molase dan gliserol pada media jerami. Aktivitas lakase dengan menggunakan sumber karbon gliserol dan molase sebanding dengan sumber karbon glukosa. Oleh karena itu, gliserol dan molase memiliki potensi digunakan sebagai sumber karbon untuk produksi lakase. Penggunaan sumber karbon ini merupakan salah satu strategi untuk produksi lakase dengan biaya rendah.

**DAFTAR PUSTAKA**

Asadgol, Z., Forootanfar, H., Rezaei, S., Mahvi, A. H. and Faramarzi, M. A. (2014) ‘Removal of phenol and bisphenol-a catalyzed by laccase in aqueous solution’, *Journal of Environmental Health Science and Engineering*, 12(1). doi: 10.1186/2052-336X-12-93.

Bertrand, B., Martínez-Morales, F., Tinoco-Valencia, R., Rojas, S., Acosta-Urdapilleta, L. and Trejo-Hernández, M. R. (2015) ‘Biochemical and molecular characterization of laccase isoforms produced by the white-rot fungus Trametes versicolor under submerged culture conditions’, *Journal of Molecular Catalysis B: Enzymatic*, 122, pp. 339–347. doi: 10.1016/j.molcatb.2015.10.009.

Elisashvili, V., Kachlishvili, E. and Penninckx, M. (2008) ‘Effect of growth substrate, method of fermentation, and nitrogen source on lignocellulose-degrading enzymes production by white-rot basidiomycetes’, in *Journal of Industrial Microbiology and Biotechnology*, pp. 1531–1538. doi: 10.1007/s10295-008-0454-2.

Feijoo, G., Dosoretz, C. and Lema, J. M. (1995) ‘Production of lignin peroxidase by Phanerochaete chrysosporium in a packed bed bioreactor operated in semi-continuous mode’, *Journal of Biotechnology*, 42(3), pp. 247–253. doi: 10.1016/0168-1656(95)00085-5.

Forootanfar, H., Moezzi, A., Aghaie-Khouzani, M., Janlou, Y., Niknejad, F. and Faramarzi, M. A. (2013) ‘Synthetic dye decolorization by three sources of fungal laccase’, *Research Journal of Chemistry and Environment*, 17(5), pp. 76–81. doi: 10.1186/1735-2746-9-27.

Li, P., Wang, H., Liu, G., Li, X. and Yao, J. (2011) ‘The effect of carbon source succession on laccase activity in the co-culture process of Ganoderma lucidum and a yeast’, *Enzyme and Microbial Technology*, 48(1), pp. 1–6. doi: 10.1016/j.enzmictec.2010.07.005.

Marim, R. A., Oliveira, A. C. C., Marquezoni, R. S., Servantes, J. P. R., Cardoso, B. K., Linde, G. A., Colauto, N. B. and Valle, J. S. (2016) ‘Use of sugarcane molasses by Pycnoporus sanguineus for the production of laccase for dye decolorization’, *Genetics and Molecular Research*, 15(4), pp. 1–9. doi: 10.4238/gmr15048972.

Martins, L. O., Durão, P., Brissos, V. and Lindley, P. F. (2015) ‘Laccases of prokaryotic origin: enzymes at the interface of protein science and protein technology’, *Cellular and Molecular Life Sciences*, 72(5), pp. 911–922. doi: 10.1007/s00018-014-1822-x.

Mazumder, S., Basu, S. K. and Mukherjee, M. (2009) ‘Laccase production in solid-state and submerged fermentation by Pleurotus ostreatus’, *Engineering in Life Sciences*, 9(1), pp. 45–52. doi: 10.1002/elsc.200700039.

Montoya, S., Sánchez, Ó. J. and Levin, L. (2014) *Mathematical modeling of lignocellulolytic enzyme production from three species of white rot fungi by solid-state fermentation*, *Advances in Intelligent Systems and Computing*. doi: 10.1007/978-3-319-01568-2\_52.

Muthukumar, N. P. and Murugan, S. (2014) ‘Production, Purification and Application of Bacterial Laccase: A Review’, *Biotechnology(Faisalabad)*, 13(5), pp. 196–205. doi: 10.3923/biotech.2014.196.205.

Niku-Paavola, M. L., Karhunen, E., Salola, P. and Raunio, V. (1988) ‘Ligninolytic enzymes of the white-rot fungus Phlebia radiata.’, *The Biochemical journal*, 254(3), pp. 877–883. doi: 10.1042/bj2540877.

Osma, J. F., Toca Herrera, J. L. and Rodríguez Couto, S. (2007) ‘Banana skin: A novel waste for laccase production by Trametes pubescens under solid-state conditions. Application to synthetic dye decolouration’, *Dyes and Pigments*, 75(1), pp. 32–37. doi: 10.1016/j.dyepig.2006.05.021.

Pandey, A. (2003) ‘Solid-state fermentation’, *Biochemical Engineering Journal*, 13(2–3), pp. 81–84. doi: 10.1016/S1369-703X(02)00121-3.

Rencoret, J., Pereira, A., Del Río, J. C., Martínez, Á. T. and Gutiérrez, A. (2017) ‘Delignification and Saccharification Enhancement of Sugarcane Byproducts by a Laccase-Based Pretreatment’, *ACS Sustainable Chemistry and Engineering*, 5(8), pp. 7145–7154. doi: 10.1021/acssuschemeng.7b01332.

Rezaei, S., Tahmasbi, H., Mogharabi, M., Firuzyar, S., Ameri, A., Khoshayand, M. R. and Faramarzi, M. A. (2015) ‘Efficient decolorization and detoxification of reactive orange 7 using laccase isolated from Paraconiothyrium variabile, kinetics and energetics’, *Journal of the Taiwan Institute of Chemical Engineers*, 56, pp. 113–121. doi: 10.1016/j.jtice.2015.04.008.

Risdianto, H., Sofianti, E., Suhardi, S. H. and Setiadi, T. (2012) ‘Optimisation of laccase production using white rot fungi and agriculture wastes in solid state fermentation’, *ITB Journal of Engineering Science*, 44 B(2). doi: 10.5614/itbj.eng.sci.2012.44.2.1.

Risdianto, H., Suhardi, S. H., Niloperbowo, W. and Setiadi, T. (2008) ‘Produksi lakase dan potensi aplikasinya dalam proses pemutihan pulp’, *Jurnal Selulosa*, 43(1), pp. 1–10.

Sánchez, C. (2009) ‘Lignocellulosic residues: Biodegradation and bioconversion by fungi’, *Biotechnology Advances*, pp. 185–194. doi: 10.1016/j.biotechadv.2008.11.001.

Sharma, A., Thakur, V. V., Shrivastava, A., Jain, R. K., Mathur, R. M., Gupta, R. and Kuhad, R. C. (2014) ‘Xylanase and laccase based enzymatic kraft pulp bleaching reduces adsorbable organic halogen (AOX) in bleach effluents: A pilot scale study’, *Bioresource Technology*, 169, pp. 96–102. doi: 10.1016/j.biortech.2014.06.066.

da Silva, G. P., Mack, M. and Contiero, J. (2009) ‘Glycerol: A promising and abundant carbon source for industrial microbiology’, *Biotechnology Advances*, pp. 30–39. doi: 10.1016/j.biotechadv.2008.07.006.

Soccol, C. R., Costa, E. S. F. da, Letti, L. A. J., Karp, S. G., Woiciechowski, A. L. and Vandenberghe, L. P. de S. (2017) ‘Recent developments and innovations in solid state fermentation’, *Biotechnology Research and Innovation*, pp. 52–71. doi: 10.1016/j.biori.2017.01.002.