PRODUKSI PIGMEN OLEH ISOLAT KAPANG HASIL ISOLASI DARI ANGKAK KOMERSIAL DI SEMARANG PADA SUMBER N DAN PH BERBEDA

Soni Nugraha Anwar, Endang Kusdiyantini dan Arina Tri Lunggani

Departemen Biologi, Fakultas Sains dan Matematika, Universitas Diponegoro, Tembalang, Semarang 50275 Telepon (024) 7474754; Fax. (024) 76480690

Abstract

The development of the food processing industry led to the use of dyes have also increased, especially the type of synthetic dyes that can be harmful to consumers because of its toxicity. Natural dyes to be one of the alternatives used in the field of food. One of the natural dyes is widely used as a food coloring that is red yeast rice. Red yeast rice is rice that is overgrown by the mold Monascus sp. that produces pigment. This study aims to obtain pure isolates of red yeast rice molds that are in Semarang and knowing the growth and production of red pigment in the fungi isolates the different source of N and pH. The treatment is done by growing PDB (potato dextrose broth) in the medium with treatment medium pH 3,5,7 and 9 as well as optimization of the nitrogen source Ammonium chloride 1 %, Ammonium Nitrate 1 %, and Peptone 1 %. Analysis of pigments using a spectrophotometer with a wavelength () of 500 nm and analysis of dry cell weight mycelia (g/l). The results showed the highest pigment concentration at treatment pH 7 with 0.812 absorbance value and the highest value of the cell dry weight at pH 7 is 1.232 g/l. Results of optimization with different nitrogen sources showed the highest pigment levels in the addition of a nitrogen source Ammonium Chloride 1 % to the value of 0.821 absorbance and dry weight of most cells are in Ammonium Nitrate is 2.556 g/l.

Keywords: Pigment, Angkak, Isolate Fungus, pH, Nitrogen.

Abstrak

Berkembangnya industri pengolahan pangan menyebabkan penggunaan pewarna juga semakin meningkat, terutama jenis pewarna sintetik yang dapat membahayakan konsumen karena toksisitasnya. Zat pewarna alami menjadi salah satu alternatif yang digunakan dalam bidang pangan. Salah satu pewarna alami yang banyak dimanfaatkan sebagai pewarna makanan yaitu angkak. Angkak adalah beras yang ditumbuhi oleh kapang Monascus sp. yang menghasilkan pigmen. Penelitian ini bertujuan untuk mendapatkan isolat murni serta mengetahui pertumbuhan dan produksi pigmen merah isolat kapang optimal pada sumber N dan pH yang berbeda dari angkak yang berada di Semarang. Perlakuan dilakukan dengan menumbuhkan pada medium PDB (potato dextrose broth) dengan perlakuan pH medium 3, 5, 7 dan 9 serta optimasi dengan sumber nitrogen Amonium Klorid 1%, Amonium Nitrat 1%, dan Pepton 1%. Analisis pigmen dengan menggunakan spektrofotometer dengan panjang gelombang () 500 nm serta analisis berat kering sel miselia (g/l). Hasil penelitian menunjukkan kadar pigmen tertinggi yaitu pada perlakuan pH 7 dengan nilai absorbansi 0,812 dan nilai berat kering sel tertinggi pada pH 7 yaitu 1,232 g/l. Hasil optimasi dengan sumber nitrogen berbeda menunjukkan kadar pigmen tertinggi yaitu pada penambahan sumber nitrogen Amonium klorid 1% dengan nilai absorbansi sebesar 0,821 dan berat kering sel terbesar yaitu pada Amonium Nitrat yaitu 2,556 g/l.

Keywords: Pigmen, Angkak, Isolat Kapang, pH, Nitrogen

Pendahuluan

Berkembangnya industri pengolahan pangan menyebabkan penggunaan pewarna juga semakin meningkat, terutama jenis pewarna sintetik. Pewarna sintetik mudah diperoleh di pasaran dalam banyak pilihan, tetapi hanya sedikit yang diijinkan untuk digunakan sebagai pewarna makanan dan minuman. Hal ini dikarenakan toksisitasnya yang sehingga membahayakan tinggi oleh karena itu zat kesehatan, pewarna alami menjadi salah satu digunakan dalam alternatif yang bidang pangan.

Salah satu pewarna alami yang banyak dimanfaatkan sebagai makanan yaitu pewarna angkak. Angkak adalah produk metabolisme sekunder dari kapang Monascus sp. penggunaan Keuntungan antara lain, tidak mengandung racun dan tidak karsinogenik. Angkak telah lama digunakan sebagai pewarna makanan di negara-negara seperti China, Indonesia, Jepang dan Filipina. Umumnya angkak digunakan untuk mewarnai berbagai produk makanan seperti produk ikan, keju, kedelai, pikel sayuran, daging asin, dan minuman beralkohol anggur lainnya (Shi et al., 2011).

merupakan Angkak yang produk fermentasi dari Monascus sp. beras, dalam pada sejarah farmakologi Cina digunakan sebagai pengobatan yang efektif meningkatkan kinerja pencernaan dan metabolisme darah (Compoy et al., 2006; Liu et al., 2005). Hasil olahan pangan beras angkak merah ini telah banyak dikonsumsi di Asia. produk angkak sudah Indonesia, banyak dikonsumsi sebagai menu diet dan makanan pelengkap (Rindiastuti, 2008). Galur-galur yang mampu memproduksi pigmen angkak diantaranya Μ. purpureus, rubropunctatus, M. rubiginosus. M. anka, M. major, dan M. bakeri. Galurgalur tersebut yang paling umum digunakan untuk produksi angkak adalah M. purpureus (Carels & Shepherd, 2001).

M. purpureus adalah kapang yang banyak ditemukan di alam dan ditemukan umumnya di produk makanan (Mortensen, 2006). purpureus ini biasa dikulturkan dan mampu tumbuh membentuk koloni pada butir beras. M. purpureus, mampu menghasilkan beberapa metabolit lain berupa pigmen yang berguna bagi manusia (Chiu et al., 2006; Lee et al., 2006).

Faktor yang mempengaruhi pertumbuhannya antara lain karbon, nitrogen, vitamin, mineral dan faktor seperti lingkungan pН, oksigen, kelembaban dan suhu (Timotius 2004). Pigmen Μ. purpureus dihasilkan oleh monascus saat salah satu unsur habis, biasanya nitrogen atau phospor dan pada tahap idiofase. Sumber nitrogen yang dipakai dapat menentukan pigmen yang dihasilkan (Lin et al, 2008). Stabilitas pigmen angkak dipengaruhi juga keadaan asam dan basa (pH) dengan rentang produksi keasaman bagi Monascus sp. adalah 3 sampai 9 (Chiu et al., 2006).

Materi dan Metode

Bahan Penelitian

Bahan yang digunakan dalam penelitian ini adalah Media PDA (Potato Dextrose Agar), PDB (Potato dextrose Broth), Pepton, Amonium klorid (NH₄Cl), Amonium Nitrat (NH₄NO₃),NaH₂PO₄.H₂O,NaH₂PO₄.12H₂O, angkak komersil diambil dari toko Gelael di Semarang, NaOH 1M, HCL 1M dan aquadest.

Metode Penelitian a. Isolasi Kapang.

Angkak komersial diperoleh dari toko Gelael di Semarang. Penelitian ini menggunakan cawan petri yang berisi media PDA (Potato Dextrose Agar), masing-masing petri ditanam 4 butir beras, selanjutnya di inkubasi pada inkubator dengan suhu 30°C selama 7 hari (Lee et al., 2010).

b. Identifikasi dan purifikasi isolat kapang.

Identifikasi isolat kapang dilakukan pada akhir inkubasi selama 7 hari pada cawan petri dengan media PDA. Pengamatan dilakukan secara mikroskopis dan makroskopis. Secara mikroskopis yaitu Pengamatan terhadap bentuk aleurokonidia, hifa, dan kleistotesia. Pengamatan secara makroskopis dengan melihat secara langsung warna miselia dan bentuk koloni (Lee et al., 2010).

Isolat kapang yang terpilih diinkubasi selama 7 hari kemudian dipindahkan ke dalam tabung reaksi yang berisi media PDA kemudian disimpan sebagai stok untuk penelitian selanjutnya.

c. Inokulum

Medium PDA pada cawan petri dipersiapkan, kemudian diinokulasi dengan biakan isolat kapang setelah itu diinkubasi pada suhu 30°C selama 7 hari. Akhir inkubasi, spora diambil dengan ose bulat dan dipindahkan kedalam tabung reaksi yang berisi steril untuk aquades dijadikan suspensi spora. Jumlah spora dihitung dengan menggunakan haemositometer dan suspensi spora dengan kepadatan 10⁷/ml spora untuk inokulum

d. Pertumbuhan Isolat Kapang pada media pH berbeda

Inokulum sebanyak 1 ml suspensi spora dengan kepadatan 10⁷/ml spora isolat kapang diinokulasikan ke dalam Erlenmeyer 250 ml yang berisi sebanyak 150 ml media PDB dengan perlakuan pH yang berbeda. Kemudian kultur diinkubasi menggunakan rotary shaker dengan kecepatan 120 rpm selama 14 hari

suhu ruang. Perlakuan tersebut diulang sebanyak 3 kali. Analisis pigmen ekstraseluler dan berat kering sel dilakukan setiap 2 hari sampai akhir inkubasi.

e. Pertumbuhan pada media dengan sumber N yang berbeda

Inokulum sebanyak 1 ml dengan kepadatan 10⁷/ml spora isolat dalam diinokulasikan ke berbagai media cair dengan sumber N yang berbeda. Media cair digunakan yaitu media PDB dengan penambahan Amonium klorid (NH₄Cl) 1%, Amonium Nitrat (NH₄NO₃) 1%, Pepton 1% dan pH optimal yang didapat dari penelitian sebelumnya. Masing-masing media dengan volume 150 ml dimasukkan ke dalam erlenmeyer 250 ml, selanjutnya diinkubasi menggunakan rotary shaker suhu ruang dengan kecepatan 120 rpm selama 14 hari (Ahmad et al., 2009). Perlakuan diulang sebanyak 3 kali. Analisa berat kering sel dan pigmen dilakukan pada akhir inkubasi.

f. Analisis Pigmen Ekstraseluler

Kultur isolat kapang yang telah diinkubasi selama 14 hari disaring dengan kertas saring Whatman no 1. dan dicuci dengan aquadest sebanyak 2 kali. Supernatan hasil penyaringan miselia disentrifuge selama 10 menit dengan kecepatan 3000 kemudian diukur nilai arbsorbansinya spektrofotometer dengan dengan panjang gelombang 500 nm. Produksi pigmen dinyatakan dalam nilai absorbansi dikalikan dengan faktor pengenceran (Lin and Demain, 1995)

g. Analisis Data

Pengolahan data menggunakan SPSS 17.0 dengan Rancangan Acak Lengkap (RAL) pola faktor tunggal yaitu pH (3, 5, 7, dan 9), kemudian dilanjutkan perlakuan sumber Nitrogen Amonium klorid (NH₄Cl), Amonium Nitrat (NH₄NO₃), dan Pepton

masing-masing 3 ulangan. Sebagai variabel bebas adalah pH dan sumber nitrogen dengan variabel tergantung yaitu produksi pigmen merah dan berat kering sel.

Hasil dan Pembahasan

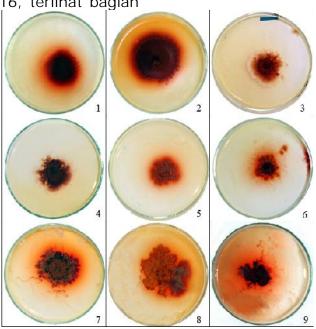
Isolasi dan Pengamatan Morfologi Isolat dari Angkak komersial di Semarang.

Hasil isolasi mendapatkan dari 44 butir beras dengan menggunakan PDA sebagai media isolasi kapang, didapatkan hasil 9 isolat yaitu isolat 8, 16, 26, 27, 28, 33, 34, 35 dan 36 (Gambar 1).

Berdasarkan pengamatan makroskopis pada hari ke 14 terlihat isolat 16 menghasilkan warna pigmen ekstraseluler lebih merah dibanding isolat lainnya sehingga, isolat yang digunakan untuk perlakuan selanjutnya yaitu isolat 16 aleurokonidia berbentuk oval, klestotesia, askospora, askokarp berbentuk bulat dengan diameter 20 µm dan hifa bersepta.

Menurut Ungureanu (2012)pengamatan kapang Monascus sp. mikroskopis menunjukkan secara adanya hifa bersepta, dengan dinding hialin yang berdiameter 3-5 µm. Hifa sexsual dengan askospora, ditutup oleh askokarp dan hifa aseksual dengan konidospora. Askokarp berbentuk bulat dengan diameter 20-70 µm, bentuk askospora kekuningan, berbentuk oval - elips dan memiliki 3-4 µm. hialin 5-6 x dindina Reproduksi aseksual yang berkonidiospora rantai. Konidiospora secara umumnya berdinding tipis dan memiliki fungsi lain sebagai khlamidospora dinding pada saat konidiospora menjadi tebal.

Hasil pengamatan secara mikroskopis isolat 16, terlihat bagian

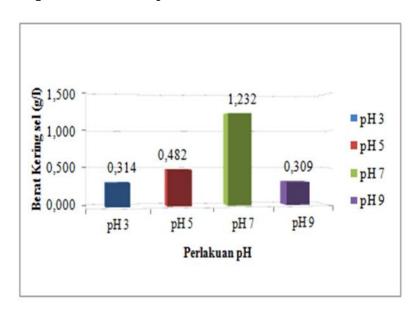


Gambar 1. Isolat kapang hasil isolasi dari angkak komersial di Semarang (1) Isolat 8; (2) Isolat 16; (3) Isolat 26; (4) Isolat 27; (5) Isolat 28; (6) Isolat 33; (7) Isolat 34; (8) Isolat 35 dan (9) Isolat 36

Pertumbuhan dan Pigmen Isolat 16 pada Ph Media yang Berbeda

a. Berat kering sel isolat 16 pada perlakuan pH berbeda.

Nilai rata-rata berat kering pada perlakuan pH terbesar pada perlakuan pH 7 yaitu sebesar 1,232 g/l, sedangkan pada pH 3 dan pH 5 memiliki nilai rata-rata berat kering sel 0,482 g/l dan 0,314 g/l. Nilai ratarata berat kering sel terendah yaitu pada pH 9 yaitu 0,309 g/l. Kaur et al., (2009) menyatakan bahwa kondisi optimal untuk pertumbuhan Monascus yaitu pH 5,5 – 7, namun pada pH terlalu asam (pH di bawah 4) atau basa (pH di atas 8) mengakibatkan kondisi lingkungan yang tidak sesuai sehingga tidak terjadi pertumbuhan sel. Rata-rata berat kering sel pada pH berbeda ditunjukkan pada (Gambar 2).

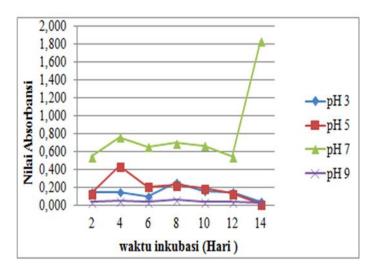


Gambar 2. Nilai rata-rata berat kering sel isolat 16 pada perlakuan pH berbeda

Hasil analisis ragam (p 0,05) perbedaan pH tidak berpengaruh terhadap produksi berat kering sel isolat 16, sehingga tidak dilanjutkan dengan uji lanjut bonferroni. Berdasarkan kolerasi pada uji perlakuan pH menunjukkan bahwa kadar rata-rata pigmen berkolerasi secara nyata dengan rata-rata berat kering sel.

b. Produksi pigmen merah isolat 16 pada perlakuan pH berbeda.

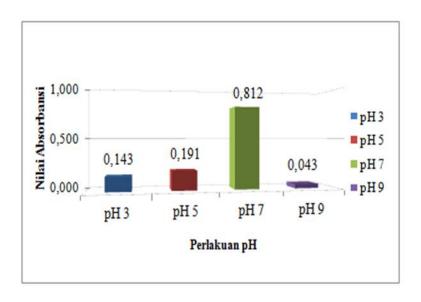
Produksi pigmen merah tertinggi pada perlakuan pH 7 dengan nilai absorbansi tertinggi pada hari ke 1,829 dan selanjutnya 14 yaitu produksi pigmen menurun berturutturut pada perlakuan pH 5 dengan produksi pigmen merah tertinggi pada hari ke 4 dengan nilai absorbansi Perlakuan pH 3 produksi 0,541. pigmen tertinggi yaitu pada hari ke 8 dengan nilai absorbansi 0,254 pigmen yang terendah produksi merah yaitu pada perlakuan pH 9 dengan nilai absorbansi tertinggi pada hari ke 8 yaitu 0,062 (Gambar 3).



Gambar 3. Produksi pigmen merah. isolat 16 pada pH berbeda

Menurut Dikshit & Tallapragada (2011) pada pH asam mempengaruhi fisiologi, perkembangan konidia, dan sintesis pigmen merah, kisaran pH 3-5 ditemukan meningkatnya produksi konidia namun pigmen merah menunjukkan penurunan.

Hasil analisis ragam (p 0,05) perbedaan pH berpengaruh nyata terhadap produksi pigmen merah isolat 16. Nilai rata-rata produksi pigmen terbesar pada merah perlakuan pH 7 (pH netral) yaitu 0,812 sedangkan pada pH 3 dan pH 5 (pH asam) memiliki nilai rata-rata produksi pigmen merah yaitu 0,143 dan 0,191. Nilai rata-rata produksi pigmen merah terendah yaitu pada pH 9 yaitu 0,043. Nilai rata-rata produksi pigmen merah tampak pada Gambar 4.



Gambar 4. Nilai rata-rata produksi pigmen merah. isolat 16 pada pH berbeda

Optimasi Pertumbuhan dan Pigmen Isolat 16

a. Berat kering sel pada perlakuan Sumber N berbeda Nilai rata-rata berat kering sel pada perlakuan sumber nitrogen berbeda, nilai rata-rata berat kering sel terbesar pada perlakuan Amonium Nitrat (NH₄NO₃) yaitu sebesar 2,556 g/l **se**dangkan pada Amonium Klorid (NH_4Cl) memiliki nilai rata-rata berat kering sel 1,004 g/l. Nilai rata-rata berat kering sel terendah yaitu pada perlakuan pepton yaitu sebesar 0,300 g/l (Gambar 5).

Hasil analisis ragam (P<0,05) Sumber N yang berbeda berpengaruh sangat nyata terhadap berat kering sel isolat 16. Berdasarkan uji kolerasi pada perlakuan sumber nitrogen yang berbeda-beda kadar rata-rata pigmen tidak berkolerasi secara nyata dengan rata-rata berat kering sel.

Penambahan 1% sumber Nitrogen anorganik seperti Amonium Nitrat (NH_4NO_3) membantu pertumbuhan *Monasc*us dan produksi pigmen selebihnya dimanfaatkan untuk suplemen pada fermentasi Monascus (Babitha et al., 2007).

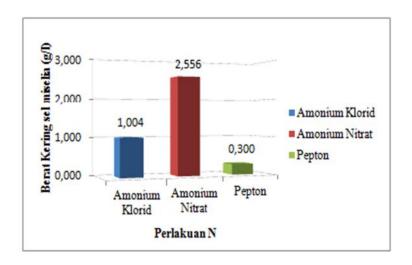
b. Produksi pigmen merah isolat 16 pada perlakuan Sumber N berbeda.

Produksi pigmen merah tertinggi pada perlakuan Amonium Klorid (NH₄Cl) dengan nilai absorbansi tertinggi pada hari ke 8 yaitu 1,236 selanjutnya produksi pigmen dan berturut-turut menurun pada perlakuan Amonium Nitrat (NH₄NO₃) dengan produksi pigmen tertinggi pada hari ke 6 dengan nilai absorbansi 0,749. produksi pigmen terendah dibandingkan kedua sumber nitrogen lainnya yaitu pada perlakuan pepton hari ke 4 dengan nilai absorbansi 0,689 (Gambar 6).

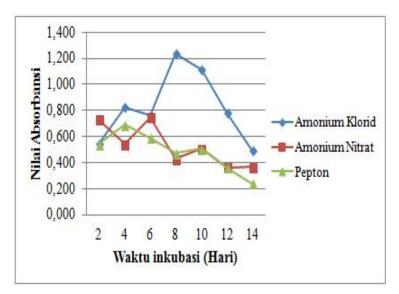
Menurut Irdawati (2010) Kadar pigmen merah semakin tinggi dengan semakin lamanya fermentasi, selanjutnya mengalami penurunan atau stabil. Salah satu faktor lainnya yang mengakibatkan penurunan nilai absorbansi produksi pigmen yaitu jumlah nutrisi bagi Monascus sudah habis sehingga terjadi perubahan struktur pigmen dan perununan produksi pigmen intraseluler maupun ekstraseluler.

Nilai rata-rata absorbansi produksi pigmen merah isolat 16 terbesar pada perlakuan Amonium klorid yaitu 0,821, sedangkan pada perlakuan Amonium nitrat rata-rata absorbansi produksi pigmen merah dengan nilai absorbansinya sebesar 0,525. Nilai rata-rata produksi pigmen merah terendah yaitu pada perlakuan pepton dengan nilai absorbansi sebesar 0,486. Hasil analisis ragam (p 0,05) perbedaan sumber nitrogen berpengaruh sangat nyata terhadap produksi pigmen merah isolat 16. Menurut Timotius (2004) jenis sumber nitrogen yang digunakan mempengaruhi pertumbuhan produksi pigmen. sumber nitrogen anorganik yang dapat digunakan antara lain NH₄Cl, NaNO₃, dan NH₄NO₃. NaNO₃ dan NH_4NO_3 tidak dapat mendukung produksi pigmen dengan NH₄NO₃menghambat produksi pigmen. Sumber nitrogen yang paling adalah NH₄Cl karena dapat meningkatkan sel dan pembentukan pigmen orange kekuningan.

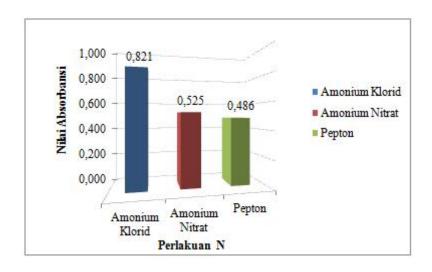
Hasil rata-rata produksi pigmen merah dengan perlakuan sumber nitrogen yang berbeda yaitu Amonium Klorid (NH_4Cl), Amonium Nitrat (NH_4NO_3) dan pepton dapat dilihat pada (Gambar 7).



Gambar 5. Nilai rata-rata berat kering sel isolat 16 pada perlakuan sumber N berbeda



Gambar 6. Produksi pigmen merah 16 pada sumber N berbeda



Gambar 7. Nilai rata-rata produksi pigmen merah isolat 16 pada perlakuan sumber N berbeda

Kesimpulan

Simpulan penelitian ini sebagai berikut:

- Hasil isolasi kapang diperoleh 9 isolat, dan 1 Isolat yang menunjukkan koloni paling merah yaitu isolat no 16.
- Pertumbuhan isolat 16 optimal pada medium dengan pH 7 dan sumber N Amonium Nitrat, sedangkan produksi pigmen optimal pada medium pH 7 dan sumber N Amonium Klorid.

Daftar Pustaka

- Ahmad, M. M., Nomani , M. S. and Panda, B.P. 2009. Screening of Nutrient parameters for Red Pigment Production bv MTCC Monascus purpureus 369 under Submerged Fermentation using Plackett Burman Design. Chiang Mai Journal of Science 36(1): 104-109.
- Babitha, S., Soccol, C.R. and Pandey, A. 2007. Solid-state fermentation for the production of Monascus pigments from jackfruit seed. Bioresource Technology 98: 1554-1560.
- Carels, M. and Sherpherd, D. 2001. The effect of different nitrogen sources on pigment production and sporulation of Monascus species in submerged shaken culture. Can. Journal of Microbiology 23: 1360-1372.
- Chiu, C.H, Ni, K.H., Guu, Y.K. and Pan, T.M. 2006. Production of red mold rice using a modified Nagata type Koji marker. Applied Microbiology and

- biotechnology 73(2): 297-304.
- Compoy, S., Rumbero, A., Martin, J.F. Liras, Ρ. 2006. and Characterization of а hyperpigmenting mutant of purpureus Monascus IB1: identication of two novel pigment chemical structures. Appllied of Microbiology and Biotechnology 70(11): 488-
- Dikshit, R and Tallapragada, P. 2011.

 Monascus purpureus A
 potential source for natural
 pigment production. Journal of
 microbiology and
 biotechnology. 1 (4): 164174.
- Irdawati. 2010. Pengaruh Jumlah Starter dan Waktu Fermentasi Terhadap Pigmen yang dihasilkan oleh Monascus purpureus pada limbah ubi kayu (Manihot utillisima). Jurnal Biologi **FMIPA** Universitas Padang 1(11): 19-
- Kaur B, Chakraborty D and Kaur H. 2009. Production and evaluation of physicochemical properties of red pigment from Monascus purpureus MTCC 410. The Internet Journal of Microbiology 7(1)
- Lee, C. H., Lee, C. L. and Pan, T.M. 2010. A 90-D toxicity study of Monascus fermented products including high citrinin level. Journal of Science Food and Agricultural 75 (2): 91–97.
- Lee, C. L., Wong, J. J., Kuo, S. L. and Pan, T. M. 2006. Monascus fermentation of dioscorea for increasing the production of cholesterol-lowering agentsmonacolin K and

- antiinflammation agentmonascin. Applied Microbiology and Biotechnology 72(6): 1254-1262.
- Lin, T.F. and Demain, A.L. 1995.

 Negative effect of ammonium
 nitrate as nitrogen source on
 the production of watersoluble red pigments by
 Monascus sp. Applied
 Microbiology and
 Biotechnology 43: 701-705.
- Lin, W.Y., Chang, J.Y., Hish, C. H. and Pan, T. M. 2008. Profiling the Monascus pilosus proteome during nitrogen limitation. Jurnal of Agricultural and Food Chemistry 48(3): 5220-5225.
- Liu, B. H., Wu, T. S., Su, M. C., Chung, C. P., and Yu, F. Y. 2005. Monascus purpureus using liqiud media. Journal of Agriultural and Food Chemistry 53(2): 170-175.
- Shi, Y.C. and Pan, T.M. 2011.

 Beneficial effects of Monascus purpureus NTU 568-fermented products. Applied Microbiology Biotechnology 90(1): 1207–1217.
- Timotius, K. H. 2004. Produksi pigmen angkak oleh Monascus. Jurnal Teknologi Dan Industri Pangan 15(1).
- Ungureanu, C. 2012. Antibacterial and antifungal activity of red rice obtained from Monascus purpureus. Journal of biopharmacy 48(1):885-894