

# 篩選分解蒟蒻菌株與其發酵液之酵素活性探討

陳怡芳、張耀南

E-mail: 9417955@mail.dyu.edu.tw

## 摘要

本研究已初步篩選可分解蒟蒻效果較佳之兩株菌株(dy whole-cell CS-3及dy whole-cell CS-6)，並進行其培養條件與其發酵液對蒟蒻分解之酵素活性探討。實驗結果顯示，dy whole-cell CS-3與dy whole-cell CS-6兩株菌株在最適溫度37°C及最佳培養基酸鹼值為8.0，最適培養體積分別為50 mL/250 mL及75 mL/250 mL(含3%蒟蒻塊)，培養至48 hr時，蒟蒻被分解成還原糖之產量可達到最高值，分別為0.15 mg/mL及0.16 mg/mL。菌液在4°C下，經10000 × g離心10分鐘所得之發酵液，其最適反應溫度為40°C，最適反應酸鹼值在pH8.0，但相對酵素活性會隨反應溫度增加(>50°C)及pH值降低(

關鍵詞：蒟蒻；還原糖；酵素活性；分解菌株

## 目錄

封面內頁 簽名頁 授權書 iii 中文摘要 iv 英文摘要 vi 誌謝 viii 目錄 ix 圖目錄 xii 表目錄 xiv 第一章 前言 1 第二章 文獻回顧 2  
2.1 蒟蒻 2 2.1.1 蒟蒻的簡介 2 2.1.2 蒟蒻粉的製備 5 2.1.3 蒟蒻粉的主要成分 7 2.1.4 蒟蒻的凝膠特性 9 2.1.5 葡甘露聚糖的生理機能 12 2.1.6 蒟蒻在食品上的應用 15 2.2 窃糖 19 2.2.1 窃糖之分類與製造 19 2.2.2 窃糖之機能性 22 2.3 甘露聚糖? 23 2.3.1 -甘露聚糖?之生產 24 2.3.2 -甘露聚糖?之理化性質 28 2.3.3 -甘露聚糖?之應用 28 第三章 材料與方法 29 3.1 實驗材料 29 3.2 實驗方法 30 3.2.1 菌株之篩選 30 3.2.2 分析方法 30 3.2.2.1 生長曲線之探討 30 3.2.2.2 還原糖之測定 31 3.2.2.3 酵素活性測定 31 3.2.3 蒟蒻分解菌株之最適培養條件探討 32 3.2.3.1 培養溫度之影響 32 3.2.3.2 培養基起始酸鹼值之影響 32 3.2.3.3 培養基體積之影響 33 3.2.4 發酵液性質分析 33 3.2.4.1 發酵液之製備 33 3.2.4.2 最適反應溫度 33 3.2.4.3 最適反應酸鹼值 34 3.2.4.4 最適反應時間 34 3.2.4.5 熱穩定性 34 3.2.4.6 酸鹼值穩定性 34 3.2.4.7 儲存安定性 35 3.2.4.8 酵素動力學 35 第四章 結果與討論 36 4.1 菌株篩選 36 4.2 生長曲線之探討 36 4.3 蒟蒻分解菌株之最適培養條件探討 39 4.3.1 培養溫度之影響 39 4.3.2 培養基起始酸鹼值之影響 42 4.3.3 培養基體積之影響 42 4.4 發酵液性質分析 48 4.4.1 最適反應溫度 48 4.4.2 最適反應酸鹼值 52 4.4.3 最適反應時間 55 4.4.4 熱穩定性 55 4.4.5 酸鹼值穩定性 58 4.4.6 儲存安定性 58 4.4.7 酵素動力學 62 第五章 結論 68 參考文獻 69 圖目錄 圖2.1 蒟蒻的植物圖 4 圖2.2 蒟蒻粉的製造流程 6 圖2.3 Glucomannan分子結構 8 圖2.4 蒟蒻粉凝膠時之黏度變化 10 圖2.5 蒟蒻凝膠機制之流程圖 11 圖2.6 溫度和pH對蒟蒻粘度變化的影響 13 圖4.1 Dy whole-cell CS-3菌株初步篩選圖 37 圖4.2 Dy whole-cell CS-6菌株初步篩選圖 38 圖4.3 Dy whole-cell CS-3及dy whole-cell CS-6菌株於LB broth之生長曲線 40 圖4.4 不同培養溫度對dy whole-cell CS-3及dy whole-cell CS-6菌株降解蒟蒻生成還原糖之影響 41 圖4.5 不同培養基起始酸鹼值對dy whole-cell CS-3生長曲線之影響 43 圖4.6 不同培養基起始酸鹼值對dy whole-cell CS-3菌株降解蒟蒻生成還原糖之變化 44 圖4.7 不同培養基起始酸鹼值對dy whole-cell CS-6生長曲線之影響 45 圖4.8 不同培養基起始酸鹼值對dy whole-cell CS-6菌株降解蒟蒻成還原糖之變化 46 圖4.9 不同培養基起始酸鹼值對dy whole-cell CS-3及dy whole-cell CS-6菌株生成還原糖之影響 47 圖4.10 不同培養體積對dy whole-cell CS-3菌株降解蒟蒻生成還原糖之影響 49 圖4.11 不同培養體積對dy whole-cell CS-6菌株降解蒟蒻生成還原糖之影響 50 圖4.12 不同培養體積對dy whole-cell CS-3及dy whole-cell CS-6菌株生成還原糖之影響 51 圖4.13 不同反應溫度對dy whole-cell CS-3及dy whole-cell CS-6發酵上清液酵素活性之影響 53 圖4.14 不同酸鹼值對dy whole-cell CS-3及dy whole-cell CS-6發酵上清液酵素活性之影響 54 圖4.15 不同反應時間對dy whole-cell CS-3及dy whole-cell CS-6發酵上清液酵素活性之影響 56 圖4.16 不同靜置溫度對dy whole-cell CS-3發酵上清液酵素安定性之影響 57 圖4.17 不同靜置溫度對dy whole-cell CS-6發酵上清液酵素安定性之影響 59 圖4.18 不同靜置酸鹼值對dy whole-cell CS-3發酵上清液酵素穩定性之影響 60 圖4.19 不同靜置酸鹼值對dy whole-cell CS-6發酵上清液酵素穩定性之影響 61 圖4.20 不同儲存溫度對dy whole-cell CS-3發酵上清液酵素活性之影響 63 圖4.21 不同儲存溫度對dy whole-cell CS-6發酵上清液酵素活性之影響 64 圖4.22 Dy whole-cell CS-3發酵液之動力學Lineweaver-Burk圖形 65 圖4.23 Dy whole-cell CS-6發酵液之動力學Lineweaver-Burk圖形 66 表目錄 表2.1 魔芋的種類及其分佈 3 表2.2 細菌所產生 -甘露聚糖?的性質 25 表2.3 真菌類所產生 -甘露聚糖?的性質 26 表2.4 植物類所產生 -甘露聚糖?的性質 27 表4.1 Dy whole-cell CS-3及dy whole-cell CS-6發酵液分解蒟蒻塊之動力學參數 67

## 參考文獻

- 于紅、盧雪梅、秦夢華、曲音波、高培基。2002。?法漂白的現狀和機理研究進展。中國造紙學報17(2):112-115。
- 王小泉、宋雪峰。2003。魔芋葡甘聚糖弱凝膠研製。油田化學20(3):258-260。
- 李勇。1997。低聚糖生理功效的研究進展。中國食物與營養4:23-25。
- 吳景陽。1994。蒟蒻。食品工業26(2):12-19。
- 吳擁軍、王嘉福、蔡金藤、羅敏。2002。魔芋葡萄甘露低聚糖的提取及其產物對耐氯雙歧桿菌的促生長作用。食品科學23(6):41-44。
- 吳襟、何秉旺。1999。微生物 -甘露聚糖?。微生物學通報26(2):134-136。
- 周映湘。1994。日本寡糖市場概況。生物技術醫藥產業報導3(2):50-56。
- 林子傑。2000。嗜水性產氣單胞桿菌 *Aeromonas hydrophila* 級氨酸蛋

白?之特性及基因分析:89。台灣大學碩士論文。台北。9.林鴻崇。2001。蒟蒻粉與蒟蒻凍添加量對蒟蒻油麵性質之影響:44-61。大葉大學碩士論文。彰化。10.香紅星、董仲華、劉亞力。2001。功能性寡糖的研究應用進展(上)。飼料研究7:9-11。11.段國仁。1994。機能性寡糖的開發與應用。生化工程專刊(一) 41(2):11-21。12.夏慧芬。1999。精製蒟蒻(Glucomannan葡甘露聚醣)在食品應用的新發展—與日本技術同步流行。食品資訊157:42-45。13.郭文怡。1997。一種可廣泛應用於食品中的健康食品素材。烘焙工業144:59-61。14.清水壽夫,夏慧芬譯。2000。葡甘露聚醣(Glucomannan)在休閒飲料的開發應用。食品資訊179:38-44。15.張信彰。2001。蒟蒻塊製備及殺菌條件對其物性之影響。大葉大學碩士論文。彰化。16.鄒敏辰。2001。-甘露聚糖?及其水解產物的應用研究。專家論壇69:5-7,9。17.楊文博、沈慶、佟樹敏。1995。產-甘露聚糖?地衣芽孢桿菌的分離篩選及發酵條件。微生物學通報22(3):154-157。18.楊季清、張政偉、羅麗珠。1997。蒟蒻素食火腿製作之最適化。食品科學24 (2):230-241。19.劉錦芳。2003。細菌LCF007所生產蛋白?之純化及其性質之研究:66。大葉大學碩士論文。彰化。20.賴鳴鳳、廖樹杰、呂政義。1999。水溶性蒟蒻膠萃取與分子性質之探討。食品科學26(5):456-467。21.龍健兒、陳一平。1998。-甘露糖?的研究現狀。微生物學雜誌18(3):44-57。22.譚靜芬。1999。機能性寡糖之介紹。食品工業月刊31(7):1-8。23.Akino, T., Nakamura, N. and Horikoshi, K. 1987. Production of -Mannosidase and -Mannanase by an alkalophilic *Bacillus* sp.. *Appl. Microbiol. Biotechnol.* 26:323-327. 24.Akino, T., Nakamura, N. and Horikoshi, K. 1988. Characterization of three -Mannanase of an alkalophilic *Bacillus* sp.. *Agric. Biol. Chem.* 52(3):773-779. 25.Araujo, A. and Ward, O.W. 1990. Purification and some properties of the mannanases from *Thielavia terrestris*. *J. Ind. Microbiol.* 6:269-274. 26.Araujo, A. and Ward, O. W. 1991. Studies on the galactomannan-degrading enzymes produced by *Sporotrichum cellulophilum*. *J. Ind. Microbiol.* 8:229-236. 27.Arisan-Atac, I., Hodits, R., Kristufek, D. and Kubicek, C. P. 1993. Purification and characterization of a -Mannanase of *Trichoderma reesei* C-30. *Appl. Microbiol. Biotechnol.* 39:58-62. 28.Arville, A. and Bodin, L. 1995. Effect of short-term ingestion of konjac glucomannan on serum cholesterol in healthy men. *Am. J. Clin. Nutr.* 61(3):585-589. 29.Gubitz, G. M., Haltrich, D., Latal, B. and Steiner, W. 1997a. Mode of depolymerization of hemicellulose by various mannanase and xylanases in relation to their ability to bleach soft wood pulp. *Appl. Microbiol. Biotechnol.* 47:658-662. 30.Gubitz, G. M., Lischnig, T., Stebbing, D. and Saddler, J. N. 1997b. Enzymatic removal of hemicellulose from dissolving pulps. *Biotechnol. Lett.* 19:491-495. 31.Hannigan, k. 1980. The food helps control weight. *Food Eng. Int.* 5(12):21,23,25. 32.Hossain, M. Z., Abe, J. J. and Hizukuri, S. 1996. Multiple forms of -Mannanase from *Bacillus* sp. KK01. *Enzyme Microb. Technol.* 18:95-98. 33.Jantarat, J., Jarunatewilas, E. and Noisawan, S. 1998. Reduction of fat in cake and cookie products made with konjac flour. *Food* 28(2):111-124. 34.Kato, K. and Matsuda, K. 1973. Isolation of oligosaccharides corresponding to the branching point of konjac mannan. *Agric. Biol. Chem.* 37(9):2045-2051. 35.Katsuraya, K., Okuyama, K., Hatanaka, K., Oshima, K., Sato, T. and Matsuzaki, K. 2003. Constitution of konjac glucomannan: chemical analysis and <sup>13</sup>C NMR spectroscopy. *Carbohydr. Polymers*, 53, 183 – 189. 36.Khanongnuch, C., Asada, K., Tsuruga, H., Ooi, T., Kinoshita, S. and Lumyong, S. 1998. -Mannanase and xylanase of *Bacillus subtilis* 5H active for bleaching of crude pulp. *J. Ferment. Bioen.* 86(5):461-466. 37.Kojima, M., Tachikake, N., Kyotani, Y., Konno, K., Maruo, S., Yamamoto, M. and Ezure, Y. 1995. Effect of dissolved oxygen and pH on Moranoline (1-deoxynojirimycin) fermentation by *Streptomyces lavendulae*. *J. Ferment. Bioen.* 79 (4) :391-394. 38.Lin, K. W. and Huang, H. Y. 2003. Konjac / gellan gum mixed gels improve the quality of reduced-fat frankfurters. *Meat Sci.* 65(2):749-755. 39.Lin, T. C. and Chen, C. 2004. Enhanced mannanase production by submerged culture of *Aspergillus niger* NCH-189 using defatted copra based media. *Process Biochem.* 39:1103-1109. 40.Maeda, M., Shimahara, H. and Sugiyama, N. 1980. Detailed examination of the branched structure of konjac glucomannan. *Agric. Biol. Chem.* 44(2): 245-252. 41.Maekaji, K. 1973. Peptization of the gel of konjac mannan. *Agric. Biol. Chem.* 37(10):2433-2434. 42.Maekaji, K. 1974. The mechanism of gelation of konjac mannan. *Agric. Biol. Chem.* 38(2):315-321. 43.Oda, Y., Komaki, T. and Tonomura, K. 1993a. Production of -mannanase and -mannosidase by *Enterococcus casseliflavus* FL2121 isolated from decayed konjac. *Food Microbiol.* 10:353-358. 44.Oda, Y., Komaki, T. and Tonomura, K. 1993b. Purification and properties of extracellular -mannanase produced by *Enterococcus casseliflavus* FL2121 isolated from decayed konjac. *J. Ferment. Bioen.* 76(1):14-18. 45.Onishi, N., Kawamoto, S., Nishimura, M., Nakano, T., Aki, T., Shigeta, S., Shimizu, H., Hashimoto, K. and Ono, K. 2005. A new immunomodulatory function of low-viscous konjac glucomannan with a small particle size: its oral intake suppresses spontaneously occurring dermatitis in NC/Nga mice. *Int. Arch. Allergy Immunol.* 136(3):258-265. 46.Park, J. W. 1996. Temperature-tolerant fish protein gels using konjac flour. *J. Muscle Foods.* 7(2):165-174. 47.Rademacher, T. W., Parekh, R. B. and Dwek, R. A. 1988. Glycobiology. *Annu. Rev. Biochem.* 57:785-838. 48.Ratto, M., Siika-aho, M., Buchert, J., Valkeajarvi, A. and Viikari, L. 1993. Enzymatic hydrolysis of isolated and fibre-bound galactoglucomannans from pine-wood and pine kraft pulp. *Appl. Microbiol. Biotechnol.* 40:449-454. 49.Sachslehner, A. and Haltrich, D. 1999. Purification and some properties of a thermostable acidic endo- -1,4-D-Mannanase from *Sclerotium (Athelia) rolfsii*. *FEMS Microbiol. Lett.* 177:47-55. 50.Shallom, D. and Shoham, Y. 2003. Microbial hemicellulases. *Curr. Opin. Cell Biol.* 6:219-228. 51.Shimahara, H., Suzuki, H., Sugiyama, N., and Nisizawa, K. 1975. Isolation and characterization of oligosaccharides from an enzymatic hydrolysate of konjac glucomannan. *Agric. Biol. Chem.* 39(2):293-299. 52.Stalbrand, H., Siika-aho, M., Tenkanen, M. and Viikari, L. 1993. Purification and characterization of two -Mannanase from *Trichoderma reesei*. *J. Biotechnol.* 29:229-242. 53.Takigami, S. 2000. konjac mannan. In Phillips, G. O. and Williams, P. A. (Eds.). *Handbook of hydrocolloids*. p.413-424. Woodhead, Cambridge. 54.Takigami, S., Takiguchi, T. and Phillips, G. O. 1997. Microscopical studies of the tissue structure of konjac tubers. *Food Hydrocoll.* 11(4):479-484. 55.Tomomatsu, H. 1994. Health effects of oligosaccharides. *Food Technol.* 10:61-65. 56.Tye, R. J. 1991. Konjac flour properties and application. *Food Technol.* 45:82-85. 57.Vuksan, V., Sievenpiper, J. L., Owen, R., Swilley, J. A., Spadafora, P., Jenkins, D. J., Vidgen, E., Brighenti, F., Josse, R. G., Leiter, L. A., Xu, A. and Novokmet, R. 2000. Beneficial effects of viscous dietary fiber from konjac-mannan in subjects with the insulin resistance syndrome. *Diabetes Care* 23(1):9-14. 58.Williams, MAK, Foster, T. J., Mathin, D. R. and Norton, I. T. 2000. A molecular description of the gelation mechanism of konjac mannan. *Biomacromol.*

1(3):440-450. 59.前?健治。1978。??????????化?開始?脫????化率??關係。農化52(11):513-517。