

Pseudomonas aeruginosa TKU002所產生catechol 1,2-dioxygenase之分離純化及定性

羅翊璋、顏裕鴻 王三郎

E-mail: 9417913@mail.dyu.edu.tw

摘要

Pseudomonas aeruginosa TKU002為本實驗室篩選所得catechol 1,2-dioxygenase (簡稱C12O) 生產菌，能累積中間產物鄰苯二酚(兒茶酚, catechol)，再由菌株生產的C12O將之分解為cis,cis-mucomic acid。TKU002生產C12O之較適培養基為0.05% 尿素、0.3% 甘油、0.6% 芸甲酸鈉，於30℃ 培養三天後，回收菌體進行超音波破碎處理，所得離心上清液經硫酸銨鉗微素去核酸處理，以及DEAE-Sepharose CL-6B、Sephacryl S-100等純化分離步驟，可純化出單一C12O酵素，其分子量約為22 kDa，等電點小於pH 4。於基質特異性方面，C12O對pyrogallol具有較高活性，至於金屬離子對酵素影響方面，Zn²⁺會抑制C12O的活性，而Mn²⁺則有促進C12O活性之效果。

關鍵詞：鄰苯二酚；芸甲酸鈉；兒茶酚

目錄

目錄 封面內頁 簽名頁 授權書.....	iii 中文摘要
要.....	iv 英文摘要.....
謝.....	vi 目錄.....
圖目錄.....	xi 表目錄.....
xii 第一章 緒言.....	1 第二章 文獻回顧.....
3.2.1 加氧?.....	3.2.1.1 加氧?的分類.....
3.2.1.2 邻苯二酚加氧?催化斷裂芳香環的反應式.....	3.2.1.2.1 邻苯二酚雙加氧?.....
3.2.1.2.2 邻苯二酚代謝路徑.....	3.2.1.2.2.1 邻苯二酚代謝路徑.....
3.2.1.2.3 雙羥內、外雙加氧?的催化反應比較.....	3.2.1.2.3.1 雙羥內、外雙加氧?的催化反應比較.....
3.2.1.2.4 芳香族化合物降解中間產物之利用.....	3.2.1.2.4.1 芳香族化合物降解中間產物之利用.....
3.2.1.2.5 兒茶酚 (catechol) 之生產.....	3.2.1.2.5.1 兒茶酚 (catechol) 之生產.....
3.2.1.2.6 1,2-苯甲酸1,2-雙加氧?.....	3.2.1.2.6.1 1,2-苯甲酸1,2-雙加氧?.....
3.2.1.2.7 芸甲酸1,2-雙加氧?.....	3.2.1.2.7.1 芸甲酸1,2-雙加氧?.....
3.2.1.2.8 芸甲酸1,2-雙加氧?的特性.....	3.2.1.2.8.1 芸甲酸1,2-雙加氧?的特性.....
3.2.1.2.9 芸甲酸1,2-雙加氧?的蛋白質結構與催化原理.....	3.2.1.2.9.1 芸甲酸1,2-雙加氧?的蛋白質結構與催化原理.....
3.2.1.2.10 芸甲酸1,2-雙加氧?的離子交換.....	3.2.1.2.10.1 芸甲酸1,2-雙加氧?的離子交換.....
3.2.2 第三章 實驗材料與器材.....	24.3.1 實驗材料.....
3.2.2.1 菌株.....	24.3.1.1 菌株.....
3.2.2.2 基質材料.....	24.3.1.2 培養基材料.....
3.2.2.3 膠體材料.....	24.3.1.3 基質材料.....
3.2.2.4 最適培養基.....	24.3.1.4 藥品與耗材.....
3.2.2.5 菌株活化及保存.....	24.3.2 實驗器.....
3.2.2.6 粗酵素液調製.....	26.3.3 最適培養基.....
3.2.2.7 活力測定.....	26.3.4 兒茶酚雙加氧?活力測定.....
3.2.2.8 菌株生長情形探討.....	26.3.5 兒茶酚含量測定.....
3.2.2.9 大量培養.....	26.3.6.1 Catechol 1,2-dioxygenase (C12O) 活力測定.....
3.2.2.10 去核酸.....	26.3.6.2 兒茶酚含量測定.....
3.2.2.11 DEAE Sepharose CL-6B 管柱層析法.....	26.3.7 兒茶酚純化.....
3.2.2.12 Sephadryl S-200管柱層析法.....	26.3.8 菌體破碎.....
3.2.2.13 Sephadryl S-200管柱層析法(第二次).....	26.3.9.1 去核酸.....
3.2.2.14 電泳分析.....	26.3.9.2 菌體破壞.....
3.2.2.15 產生Catechol 1,2-dioxygenase (C12O) 之生化性質探討.....	26.3.9.3 去核酸.....
3.2.2.16 金屬離子分別對粗酵素及純化後酵素之影響.....	26.3.9.4 電泳分析.....
3.2.2.17 菌株生長曲線測量.....	26.3.9.5 DEAE Sepharose CL-6B 管柱層析法.....
3.2.2.18 大量培養.....	26.3.9.6 濃縮.....
3.2.2.19 去核酸.....	26.3.9.7 Sephadryl S-200管柱層析法.....
3.2.2.20 Sephadryl S-200管柱層析法(第二次).....	26.3.9.8 冷凍乾燥.....
3.2.2.21 等電點.....	26.3.9.9 Sephadryl S-200管柱層析法(第二次).....
3.2.2.22 TKU002所產生Catechol 1,2-dioxygenase (C12O) 之基質特異性.....	26.3.9.10 等電點.....
3.2.2.23 金屬離子對粗酵素及純化後酵素之影響.....	35.3.11 TKU002所產生Catechol 1,2-dioxygenase (C12O) 之基質特異性.....
3.2.2.24 菌株生長曲線測量.....	38.3.11.1 C12O之基質特異性.....
3.2.2.25 大量培養.....	38.3.11.2 金屬離子分別對粗酵素及純化後酵素之影響.....
3.2.2.26 去核酸.....	39.第四章 結果與討論.....
3.2.2.27 DEAE Sepharose CL-6B 管柱層析法.....	41.4.1 菌株生長曲線測量.....
3.2.2.28 Sephadryl S-200管柱層析法.....	41.4.2 酵素純化.....
3.2.2.29 Sephadryl S-200管柱層析法(第二次).....	42.4.2.1 大量培養.....
3.2.2.30 DEAE Sepharose CL-6B 管柱層析法.....	42.4.2.2 菌體破碎.....
3.2.2.31 Sephadryl S-200管柱層析法.....	42.4.2.3 去核酸.....
3.2.2.32 Sephadryl S-200管柱層析法(第二次).....	42.4.2.4 電泳分析.....
3.2.2.33 DEAE Sepharose CL-6B 管柱層析法.....	43.4.2.5 DEAE Sepharose CL-6B 管柱層析法.....
3.2.2.34 Sephadryl S-200管柱層析法.....	43.4.2.6 Sephadryl S-200管柱層析法.....
3.2.2.35 Sephadryl S-200管柱層析法(第二次).....	44.4.2.8 C12O之

等電點.....	44	4.3電泳分析.....	51	4.4 TKU002所產生Catechol 1,2-dioxygenase (C12O)之生化性質探討.....	52	4.4.1 C12O之基質特異性.....
論.....	52	4.4.2金屬離子對C12O活性之影響.....	52	第五章 結		
	54	參考文獻.....	55	圖目錄		
圖2.1鄰苯二酚被雙加氧?分解途徑.....	5	圖2.2原兒茶酚 3,4-雙加氧?催化五倍子酚開環斷裂所推測之反應機構.....	11	圖2.3鐵(III) 雙加氧?催化雙羥內斷裂的反應機構示意圖..	12	圖2.4鐵(II)雙加氧?催化雙羥外斷裂的反應機構示意圖.....
)雙加氧?催化雙羥外斷裂的反應機構示意圖.....	14	圖2.5雙加氧?MhpB與水解?MhpC催化的反應.....	15	圖2.6 MhpB的雙羥外斷裂反應產生內酯中間體的證明式....	34	圖4.1 TKU
16 圖3.1 C12O純化流程圖.....	41	圖4.2 DEAE Sepharose CL-6B之C12O純化圖.....	46	002生長曲線及產生catechol 量.....	43	
Sephacryl S-100之C12O純化圖.....	47	圖4.4 Sephadex G-100之C12O2nd純化圖.....	48			
圖4.5 C12O之等電點層析圖.....	49	圖4.6 C12O 電泳分析圖.....				
51 表目錄 表3.1 酵素C12O與C23O反應溶液組成分析.....	29	表3.2 SDS-PAGE配				
方.....	36	表3.3電泳液、追蹤染劑、退染劑配方.....	37	表3.4蛋白質標準品組成之分子.....	38	表4.1 菌株TKU 002之catechol 1,2-dioxygenase純化表.....
、KS-1及AN-22產生之C12O之基質特異性.	50	表4.2 TKU 002				
53 表4.2金屬離子對純化後C12O活性之影響.....	53					

參考文獻

- 1.吳文傑。2004。液化澱粉芽孢桿菌V656所生產蛋白?之研究。大葉大學生物產業科技系碩士論文。彰化。
- 2.施秋榮。2002。偏鄰苯二酚雙加氧?的基理型抑制反應 - 3-胺基甲基兒茶酚的合成與反應機構探討。成功大學化學系碩士論文。台南。
- 3.游淑玲。2004 。*Pseudomonas aeruginosa* TKU002所生產兒茶酚1,2-雙加氧?之純化及定性。大葉大學分子生物科學系碩士論文。彰化。
- 4.賴韋旭。2002。3-(N-甲基胺基)甲基兒茶酚及3-胺基甲基兒茶酚與偏鄰苯二酚雙加氧?的反應。國立成功大學化學系碩士論文。台南。
- 5.Bertini, I., Briganti, F., Mangani, S., Nolting, H. F., Scozzafava, A., 1995. Biophysical Investigation of Bacterial Aromatic Extradiol Dioxygenase Involved in Biodegradation Processes. *Coord. Chem. Rev.* 144: 321-345.
- 6.Dagley, S., Stopher, D. A., 1959. A New Mode of Fission of the Benzene Nucleus by Bacteria. *Biochem. J.* 73:16- 17.
- 7.Hayaishi, O., Katagin, M., Rothberg, S., 1955. Mechanism of The Pyrocatechase Reaction. *J. Am. Chem. Soc.* 77: 5450-5451.
- 8.Horiguchi, S., and Yamada, K., 1968. Studies on the utilization of hydrocarbons by microorganisms. *Agr. Biol. Chem.* 32:555-560.
- 9.Kita, A., Kita, S., Fujisawa, I., Inaka, K., Ishida, T., Horike, K., Nozaki, M., Miki, K., 1999. An Archetypical Extradiol-Cleaving Catecholic Dioxygenase: The Crystal Structure of Catechol 2,3-Dioxygenase(Metapyrocatechase) from *Pseudomonas Putida* mt-2. *Structure.* 7:25-34.
- 10.Loh, K. C., Chua, S. S., 2002. Ortho Pathway of benzoate degradation in *Pseudomonas putida*:induction of meta pathway at high substrate concentrations. *Enzyme Microb. Technol.* 30:620-626.
- 11.Lam, W. W. Y., Bugg, T. D. H., 1994. Chemistry of Extradiol Aromatic Ring-Cleavage - Isolation of a Stable Dienol Ring Fission Intermediate and Stereochemistry of Its Enzymatic Hydrolytic Cleavage. *J. Chem. Soc. Commun.* 1163-1164.
- 12.Nozaki, M., Kotani, S., Ono, K., Senoh, S., Metapyrocatechase, . 1970. Substrate Specificity and Mode of Ring Fission. *Biochem.Biophys. Acta.* 220:224-238.
- 13.Nozaki, M., Kagamiyama, H., Hayaishi, O., Metapyrocatechase, 1963. Purification Crystallization and Some Properties. *Biochem. Z.* 338: 582- 590.
- 14.Nakai, C., Hori, K., Kagamiyama, H., Nozaki, M., Nakazawa, T., Inouye, S., Ebina, Y., Nakazawa, A., 1983. Complete nucleotide sequence of the metapyrocatechase gene on the TOL plasmid of *Pseudomonas putida* mt-2. *J. Biol. Chem.* 258:2923- 2928.
- 15.Orville, A. M., Lipscomb, J. D., 1993. Simultaneous binding of nitric oxide and isotopically labeled substrates or inhibitors by reduced protocatechuate 3,4-dioxygenase. *J. Biol. Chem.* 268:8596-8607.
- 16.Que, L. Jr., Ho, R. Y. N., 1996. Dioxygen Activation by Enzymes with Mononuclear Non-Heme Iron Active Sites. *Chem. Rev.* 96: 2607-2624.
- 17.Saeki, Y., Nozaki, M., Senoh, S., 1980. Cleavage of pyrogallol by non-heme iron-containing dioxygenases. *J. Biol. Chem.* 255: 8465-8471.
- 18.Sanvoisin, J., Langley, G. J., Bugg, T. D. H., 1995. Mechanism of Extradiol Catechol Dioxygenases: Evidence for a Lactone Intermediate in the 2,3-Dihydroxyphenylpropionate 1,2-Dioxygenase Reaction. *J. Am. Chem. Soc.* 117:7836-7837.
- 19.Wolg, S. A., Dege, J. E., Perkins-Olson, P. E.; Jaurez-Garcia, C. H., Crawford, R. L., Munck, E., Lipscomb, J. D., 1993. Purification and characterization of protocatechuate 2,3-dioxygenase from *Bacillus macerans*. *J. Bacteriol.* 175:4414-4426.
- 20.Zukowski, M. M., Gaffney, D. F., Speck, D., Kauffmann, M., Findeli, A.; Eisencap, A., Lecocq, J. P., 1983. Chromogenic Identification of Genetic Regulatory Signal in *Bacillus subtilis* Based on Expression of a Cloned *Pseudomonas* Gene. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 80:1101-1105.