

Gene Cloning and Enzyme Characterization of L-aminoacylase from Deinococcus radiodurans CCRC12827

郭怡君、簡宏堅

E-mail: 9511401@mail.dyu.edu.tw

ABSTRACT

Two genes (DR1711 and DR0339) on Deinococcus radiodurans R1 genome had high similarity with L-aminoacylase (laa) genes from different species. So both genes were used as template to design primer pairs. Chromosome DNA of the radioactivity resistant bacterium D. radiodurans CCRC 12827 was used as template to amplify laa1 and laa2 genes by PCR, respectively. Cloning of laa1 or laa2 genes into Escherichia coli and expression of L-aminoacylase activity were performed. The length of laa1 open reading frame (ORF) was 1,167 bp, however, the laa2 ORF was 1,179 bp. The molecular weight of the translation product LAA1 and LAA2 were 41,443 Da and 42,607 Da, respectively. Both LAA1 and LAA2 were intracellular enzymes. Sequence alignment between LAA1 and D. radiodurans R1 N-acyl-L-amino acid amidohydrolase shows 98% identity, while comparison of LAA2 and D. radiodurans R1 probable N-acyl-L-amino acid amidohydrolase shows 99% identity. The D. radiodurans L-aminoacylase gene was cloned into pQE30 expression vector and transformed to E. coli Nove Blue. Finally, we used Co-NTA column to purify the enzymes. The optimal temperatures of enzymes were measured as 45 °C and 35 °C for LAA1 and LAA2, respectively. The optimal pH for LAA1 and LAA2 were pH 8.0 and pH 7.0, respectively. Without metal ion, LAA1 and LAA2 were inactivated. Mn²⁺ and Co²⁺ ions promote enzyme activity, because both enzymes could be metalloenzymes. Besides, using N-CBZ-Gly-Ala as substrate, LAA1 and LAA2 showed maximal carboxypeptidase specific activity. When the substrate switched to N-acetyl-L-His, LAA1 showed the best L-aminoacylase activity. Using N-chloroacetyl-L-Phe as substrate, LAA2 had maximal L-aminoacylase specific activity. In addition, LAA2 had dipeptidase activity of hydrolyzing the dipeptide L-ornithine-L-alanine. These results indicate that LAA1 is a bifunctional enzyme and LAA2 is a trifunctional enzyme.

Keywords : Deinococcus radiodurans, L-aminoacylase, gene cloning, enzyme activity assay.

Table of Contents

封面內頁 簽名頁 授權書.....	iii	中文摘要.....	iv	英文摘要.....
要.....	vi	謝.....	viii	目錄.....ix
圖目錄.....	xiii	表目錄.....	xv	第一章 前言.....
1 第二章 材料與方法.....	1	1 第一節 菌株及質體.....	4	第二節 藥品.....4
2 第二節 L-aminoacylase (laa) 基因的選殖.....	4	3 第三節 L-aminoacylase (laa) 基因的選殖.....4	4	第三節 LAA1 與 LAA2 酶素的生化特性.....15
3 第四節 laa 基因的表現.....	4	4 第四節 laa 基因的表現.....15	5	第五節 LAA1 與 LAA2 酶素的生化特性.....15
4 第三章 結果.....	20	6 第一節 laa 基因的選殖.....24	6	第六節 金屬離子與金屬螯合劑對 LAA1 與 LAA2 酶素活性的影響.....35
5 第二節 laa 基因的表現.....	26	7 第二節 laa1 與 laa2 基因大量表現.....33	7	第七節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36
6 第三節 LAA1 與 LAA2 酶素的生化特性分析.....	29	8 第三節 LAA2 分解細胞壁的測試.....33	8	參考文獻.....36
7 第四節 LAA1 與 LAA2 酶素的生化特性.....	33	9 第一節 Deinococcus radiodurans LAA1 與 LAA2 的胺基酸序列.....33	9	附錄.....77
8 第五節 pH 值對 LAA1 與 LAA2 酶素活性的影響.....	35	10 第二節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	10	圖目錄 圖 1. L-homophenylalanine 生合成的示意圖.....82
9 第六節 金屬離子與金屬螯合劑對 LAA1 與 LAA2 酶素活性的影響.....	35	11 第三節 LAA2 分解細胞壁的測試.....33	11	圖 2. 設計 LAA1 引子.....40
10 第七節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	12 第四節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	12	圖 3. 設計 LAA2 引子.....40
11 第八節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	13 第五節 pH 值對 LAA1 與 LAA2 酶素活性的影響.....35	13	圖 4. 構築質體.....43
12 第九節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	14 第六節 金屬離子與金屬螯合劑對 LAA1 與 LAA2 酶素活性的影響.....35	14	圖 5. (A) D. radiodurans 染色體電泳圖.....(B) laa2 PCR 電泳圖.....44
13 第十節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	15 第七節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	15	圖 6. 限制酵素檢測 LAA245
14 第十一節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	16 第八節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	16	圖 7. laa1 PCR 電泳圖.....46
15 第十二節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	17 第九節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	17	圖 8. 限制酵素檢測 LAA147
16 第十三節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	18 第十節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	18	圖 9. LAA1 與 LAA2 之 SDS-PAGE 電泳圖.....48
17 第十四節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	19 第十一節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	19	圖 10. 添加 IPTG 的測試.....49
18 第十五節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	20 第十二節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	20	圖 11. 更換表現載體的測試.....50
19 第十六節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	21 第十三節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	21	圖 12. 比較不同表現載體.....51
20 第十七節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	22 第十四節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	22	圖 13. 更換不同轉形菌株的測試.....52
21 第十八節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	23 第十五節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	23	圖 14. FPLC 分析 LAA2 蛋白.....53
22 第十九節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	24 第十六節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	24	圖 15. laa1 基因序列比對.....54
23 第二十節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	25 第十七節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	25	圖 16. LAA1 胺基酸序列比對.....55
24 第二十一節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	26 第十八節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	26	圖 17. laa2 基因序列比對.....56
25 第二十二節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	27 第十九節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	27	圖 18. LAA2 胺基酸序列比對.....57
26 第二十三節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	28 第二十節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	28	圖 19. LAA1 與 LAA2 胺基酸序列比對.....58
27 第二十四節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	29 第二十一節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	29	圖 20. D. radiodurans 細胞壁成分.....59
28 第二十五節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	30 第二十二節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	30	圖 21. HPLC 的標準曲線.....60
29 第二十六節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	31 第二十三節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	31	圖 22. HPLC 的 LAA1 曲線.....61
30 第二十七節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	32 第二十四節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	32	圖 23. HPLC 的 LAA2 曲線.....62
31 第二十八節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	33 第二十五節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	33	圖 24. LAA1 最適溫度.....63
32 第二十九節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	34 第二十六節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	34	圖 25. LAA2 最適溫度.....64
33 第三十節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	35 第二十七節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	35	圖 26. LAA1 最適 pH 值.....65
34 第三十一節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	36 第二十八節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	36	圖 27. LAA2 最適 pH 值.....66
35 第三十二節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	37 第二十九節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	37	表 1. 本實驗所使用的菌株與質體.....67
36 第三十三節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	38 第三十節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	38	表 2. LAA1 與 LAA2 蛋白序列資料庫的比對.....68
37 第三十四節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	39 第三十一節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	39	表 3. 金屬離子對 LAA1 酶素活性的影響.....69
38 第三十五節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	40 第三十二節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	40	表 4. 金屬離子對 LAA2 酶素活性的影響.....70
39 第三十六節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	41 第三十三節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	41	表 5. LAA1 與 LAA2 受質專一性.....71
40 第三十七節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	42 第三十四節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	42	表 6. 化學合成 D. radiodurans 細胞壁.....72
41 第三十八節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	43 第三十五節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	43	表 7. LAA2 對 D. radiodurans 細胞壁的抗滲透性.....73
42 第三十九節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	44 第三十六節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	44	表 8. 比較來自不同菌株之 L-aminoacylase.....74
43 第四十節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	45 第三十七節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	45	附錄 1. 本實驗所使用的藥劑配方.....82
44 第四十一節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....	36	46 第三十八節 LAA1 與 LAA2 對基質的選擇性.....36	46	附錄 2. HPLC 的 AccQ-Tag 使用方法.....89

REFERENCES

1. Anders MW, Dekant W. (1994) Aminoacylases. *Adv Pharmacol.* 27:431 – 48.
2. Bartel B, Fink GR. (1995) ILR1, an amidohydrolase that releases active indole-3-acetic acid from conjugates. *Science.* 268(5218):1745-8.
3. Cheng TC, Ramakrishnan V, Chan SI. (1999) Purification and characterization of a cobalt-activated carboxypeptidase from the hyperthermophilic archaeon *Pyrococcus furiosus*. *Protein Sci.* 8(11):2474-86.
4. Colombo S, Toietta G, Zecca L, Vanoni M, Tortora P. (1995) Molecular cloning, nucleotide sequence, and expression of a carboxypeptidase-encoding gene from the archaeabacterium *Sulfolobus solfataricus*. *J Bacteriol.* 177(19):5561-6.
5. Curley P, van der Does C, Driessen AJ, Kok J, van Sinderen D. (2003) Purification and characterisation of a lactococcal aminoacylase. *Arch Microbiol.* 179(6):402-8.
6. Curley P, van Sinderen D. (2000) Identification and characterisation of a gene encoding aminoacylase activity from *Lactococcus lactis* MG1363. *FEMS Microbiol Lett.* 183(1):177-82.
7. Gentzen I, Loeffler HG, Schneider F. (1980) Aminoacylase from *Aspergillus oryzae*. Comparison with the pig kidney enzyme. *Z Naturforsch.* 35(7-8):544-50.
8. Giardina T, Biagini A, Dalle Ore F, Ferre E, Reynier M, Puigserver A. (1997) The hog intestinal mucosa acylase I: subcellular localization, isolation, kinetic studies and biological function. *Biochimie.* 79(5):265-73.
9. Groger H, Trauthwein H, Buchholz S, Drauz K, Sacherer C, Godfrin S, Werner H. (2004) The first aminoacylase-catalyzed enantioselective synthesis of aromatic beta-amino acids. *Org Biomol Chem.* 2 (14): 1977-8.
10. Hollingsworth EJ, Isupov MN, Littlechild JA. (2002) Crystallization and preliminary X-ray diffraction analysis of L-aminoacylase from the hyperthermophilic archaeon *Thermococcus litoralis*. *Acta Crystallogr D Biol Crystallogr.* 58(3):507-10.
11. Hu HY, Hsu WH, Chien HR. (2003) Characterization and phylogenetic analysis of a thermostable N-carbamoyl-L-amino acid amidohydrolase from *Bacillus kaustophilus* CCRC11223. *Arch Microbiol.* 179 (4): 250-7.
12. Huang JJ, Han JI, Zhang LH, Leadbetter JR. (2003) Utilization of acyl-homoserine lactone quorum signals for growth by a soil pseudomonad and *Pseudomonas aeruginosa* PAO1. *Appl Environ Microbiol.* 69(10):5941-9.
13. Ishikawa K, Ishida H, Matsui I, Kawarabayashi Y, Kikuchi H. (2001) Novel bifunctional hyperthermstable carboxypeptidase / aminoacylase from *Pyrococcus horikoshii* OT3. *Appl Environ Microbial.* 67:673-9.
14. Javid-Majd F, Blanchard JS. (2000) Mechanistic analysis of the argE-encoded N-acetylornithine deacetylase. *Biochemistry.* 39(6):1285-93.
15. Koreishi M, Asayama F, Imanaka H, Imamura K, Kadota M, Tsuno T, Nakanishi K. (2005) Purification and characterization of a novel aminoacylase from *Streptomyces mobaraensis*. *Biosci Biotechnol Biochem.* 69 (10): 1914-22.
16. Lee SH, Minagawa E, Taguchi H, Matsuzawa H, Ohta T, Kaminogawa S, Yamauchi K. (1992) Purification and characterization of a thermostable carboxypeptidase (carboxypeptidase Taq) from *Thermus aquaticus* YT-1. *Biosci Biotechnol Biochem.* 56(11):1839-44.
17. Mitta M, Ohnogi H, Yamamoto A, Kato I, Sakiyama F, Tsunasaki S. (1992) The primary structure of porcine aminoacylase 1 deduced from cDNA sequence. *J Biochem (Tokyo).* 112(6):737-42.
18. Pittelkow S, Lindner H, Rohm KH. (1998) Human and porcine aminoacylase I overproduced in a baculovirus expression vector system: evidence for structural and functional identity with enzymes isolated from kidney. *Protein Expr Purif.* 12(2):269-76.
19. Roche DM, Byers JT, Smith DS, Glansdorp FG, Spring DR, Welch M. (2004) Communications blackout ? Do N-acylhomoserine-lactone-degrading enzymes have any role in quorum sensing? *Microbiology.* 150(7):2023-8.
20. Sakanyan V, Desmarez L, Legrain C, Charlier D, Mett I, Kochikyan A, Savchenko A, Boyen A, Falmagne P, Pierard A. (1993) Gene cloning, sequence analysis, purification, and characterization of a thermostable aminoacylase from *Bacillus stearothermophilus*. *Appl Environ Microbiol.* 59(11):3878-88.
21. Story SV, Grunden AM, Adams MW. (2001) Characterization of an aminoacylase from the hyperthermophilic archaeon *Pyrococcus furiosus*. *J Bacteriol.* 183(14):4259-68.
22. Taylor IN, Brown RC, Bycroft M, King G, Littlechild JA, Lloyd MC, Praquin C, Toogood HS, Taylor SJ. (2004) Application of thermophilic enzymes in commercial biotransformation processes. *Biochem Soc Trans.* 32 (2): 290-2.
23. Toogood HS, Hollingsworth EJ, Brown RC, Taylor IN, Taylor SJ, McCague R, Littlechild JA. (2002) A thermostable L-aminoacylase from *Thermococcus litoralis*: cloning, overexpression, characterization, and applications in biotransformations. *Extremophiles.* 6(2):111-22.
24. Tsai YC, Lin CS, Tseng TH, Lee H, Wang YJ. (1992) Production and immobilization of D-aminoacylase of *Alcaligenes faecalis* DA1 for optical resolution of N-acyl-DL-amino acids. *Enzyme Microb Technol.* 14(5):384-9.
25. Wakayama M, Shiiba E, Sakai K, Moriguchi M. (1998) Purification and Characterization of L-Aminoacylase from *Pseudomonas maltophilia* Bl. *Journal of Fermentation and Bioengineering.* 85(3):278-82.
26. Wakayama M, Katsuno Y, Hayashi S, Miyamoto Y, Sakai K, Moriguchi M. (1995) Cloning and sequencing of a gene encoding D-aminoacylase from *Alcaligenes xylosoxydans* subsp. *xylosoxydans* A-6 and expression of the gene in *Escherichia coli*. *Biosci Biotechnol Biochem.* 59(11):2115-9.
27. Wang WC, Chiu WC, Hsu SK, Wu CL, Chen CY, Liu JS, Hsu WH. (2004) Structural basis for catalytic racemization and substrate specificity of an N-acylamino acid racemase homologue from *Deinococcus radiodurans*. *J Mol Biol.* 342 (1): 155-69.
28. White O, Eisen JA, Heidelberg JF, Hickey EK, Peterson JD, Dodson RJ, Haft DH, Gwinn ML, Nelson WC, Richardson DL, Moffat KS, Qin H, Jiang L, Pamphile W, Crosby M, Shen M, Vamathevan JJ, Lam P, McDonald L, Utterback T, Zalewski C, Makarova KS, Aravind L, Daly MJ, Minton KW, Fleischmann RD, Ketchum KA, Nelson KE, Salzberg S, Smith HO, Venter JC, Fraser CM. (1999) Genome sequence of the radioresistant bacterium *Deinococcus radiodurans* R1. *Science.* 286(5444):1571-7.
29. Xie Y, Lou R, Li Z, Mi A, Jiang Y. (2000) DPAMPP in catalytic asymmetric reactions: enantioselective synthesis of L-homophenylalanine. *Tetrahedron: Asymmetry.* 11:1487-94.
30. Yang YB, Hu HL, Chang MC, Li H, Tsai YC. (1994) Purification and characterization of L-aminoacylase from *Alcaligenes denitrificans* DA181. *Biosci Biotechnol Biochem.* 58(1):204-5.