

行政院國家科學委員會專題研究計畫期中報告

計劃編號：NSC89-2311-B-040-002-B31

執行期限：88年8月1日~89年7月31日

主持人：簡宏堅 副教授 執行機關：中山醫學院微生物及免疫學科

一、中文摘要

N-Carbamoyl-D-amino acid amidohydrolase 基因已從 *Bacillus circulans* 中被選殖出來，並在 *Escherichia coli* 菌體中表現，隨後，純化 D-N-carbamoylase 酶素，探討其酵素特性，發現 Mn²⁺、Co²⁺或 Ni²⁺離子存在時活性並不會提高，而 Cu²⁺離子則會抑制酵素活性。D-N-carbamoylase 對 H₂O₂ 的氧化作用有很差的抗性，且不受 NH₄⁺的回饋抑制。酵素的最適反應 pH 及溫度分別為 7.0 及 60°。在 D-N-carbamoylase 酶素中添加 500 μM Mn²⁺離子，於 50° 中保溫 20 分鐘，即失去活性。*B. circulans* 的 D-N-carbamoylase 能將 N-Carbamoyl-alanine 轉換成 alanine 至於基質如 N-Carbamoyl-D-hydroxyphenyl glycine 沒有活性。

關鍵詞：N-Carbamoyl-D-amino acid amidohydrolase 基因選殖，基因表現。

Abstract

N-Carbamoyl-D-amino acid amidohydrolase gene from *Bacillus circulans* was cloned and expressed in *Escherichia coli*. D-N-Carbamoylase was purified by immobilized metal affinity

chromatography. The enzyme activity was not influenced by Mn²⁺, Co²⁺ or Ni²⁺ ions but inhibited by Cu²⁺ ion. The enzyme was sensitive to H₂O₂ oxidation but resistant to NH₄⁺ inhibition. The optimal pH and temperature for the catalytic activity were 7.0 and 60°, respectively. After incubation at 50° for 20 minutes no enzyme activity was retained in a reaction mixture containing 500 μM Mn²⁺ ion. *B. circulans* D-N-carbamoylase is capable of converting N-Carbamoyl-alanine to alanine only, rest of substrates such as N-Carbamoyl-D-hydroxyphenyl glycine was not hydrolyzed.

Keywords: N-Carbamoyl-D-amino acid amidohydrolase, gene cloning, gene expression.

二、計畫緣由與目的

D型胺基酸是用來合成抗生素，勝賀爾蒙、農藥、殺蟲劑以及甜味料的原料，它是由 5-substituted hydantoins 經 D 型 hydantoinase(EC3.5.2.2) 水解而成 N-carbamoyl-D-amino acid 再一次水解而成(1,2,3)。在工業上將 N-

carbamoyl-D-amino acid 降解成 D 型胺基酸的方法稱 diazonation，但它對 D 型胺基酸產量低而使用大量化學溶劑對環境造成非常大的衝擊

(4)，取而代之的是酵素 N-carbamoyl-D-amino acid amidohydrolase (Nca)水解流程，它可解決上述的問題。

有很多研究團體在探討 Nca 生產菌，發現 *Agrobacterium*、*Arthrobacter*、*Bacillus*、*Blastobacter*、*Comamonas*、*Flavobacterium* 和 *Pseudomonas* 對 Nca 的生產能力較強(5,6,7,8,9)。其中 *Pseudomonas* spp. 和 *Agrobacterium radiobacter* 以及 *Bacillus circulans* 的 nca 基因均已被選殖及定序(10,11)，我們曾經將 *A. radiobacter* DH101 的 nca 基因選殖入 *E.coli* 中表現，發現 Nca 是 homodimer，單體分子量為 36 kDa，此 Nca 酵素在 50 °C 中 5h 後其活性盡失，探討此 Nca 酵素對氧的穩定度，發現在 10 μM 的 H₂O₂ 存在下其活性完消失。它的胺基酸殘基 M220, M239 和 M244 可能是容易被氧化的位置，而 H129, D209, D267 和 D277 可能與酵素的催化作用有關。

截至目前為止，僅有 *A. radiobacter* 和 *Pseudomonas* sp. 的 nca 基因被選殖及定序，然而兩者的 Nca 不耐熱，不適合工業上的使用，而且從 *A. radiobacter* DH101 來的 Nca 其 DNA sequence 及 amino acid sequence 與文獻上報導的，幾乎完全相同，使用時可能會抵觸國外專利，況且也不耐熱。所以，本研究希望由嗜熱菌中選殖新的 N-Carbamoyl-D-

amino acid amidohydrolase 基因，隨後利用表現載體進行 nca 基因表現，回收純化酵素研究其生化特性，並探討酵素的最佳催化條件。

三、結果與討論

純化 *Bacillus circulans* D-N-carbamoylase，探討其酵素性質，發現在 Mn²⁺、Co²⁺或 Ni²⁺離子存在時不會提高酵素活性，而 Cu²⁺離子會抑制酵素活性達到 80%。*B. circulans* D-N-carbamoylase 的活性不受到 EDTA(hydrophilic chelator) 及 2,6-(hydrophobic chelator) 分別抑制。

酵素的反應 pH 介於 5-10 之間，且最適反應 pH 為 7.0，與其他的 D-N-carbamoylase 相似。由於目前已知的 D-N-carbamoylase 其最適反應 pH 為 7.0~8.0 之間，所以，我們推測可能酵素在 pH 7.0 的環境下會使參與酵素活性的胺基酸殘基解離，產生共軛酸鹼，進行一般酸鹼催化。

B. circulans D-N-carbamoylase 酵素的反應溫度介於 30-90 °C 之間，且最適反應溫度為 60 °C。將 D-N-carbamoylase 置於 50 °C 中保存，發現其酵素半衰期為 10 分鐘。此研究結果，顯示由嗜高溫菌中純化的 D-N-carbamoylase 穩穩定性與來自於常溫菌的 D-N-carbamoylase 一樣，但其熱穩定性的機制，目前仍是未知。

D-N-carbamoylase 以 0.5 μM 的 H₂O₂ 處理 15 分鐘後，酵素即失去活性，而以 0.8M 的 NH₄Cl 處理 10 分鐘後酵素仍保有 90% 的活性，此結果顯示 D-N-carbamoylase 受 H₂O₂ 的氧化抑制，但不受 NH₄⁺ 的回饋抑制而降低活性。

研究 D-N-carbamoylase 對各種

基質的催化能力，發現 D-N-carbamoylase 對於 N-Carbamoyl-alanine 的活性最高，對於 N-Carbamoyl-D-hydroxyphenyl glycine 沒有活性，因此，這個是屬於 ureidopropionase 的酵素，經過胺基酸殘積序列的比對與 *A. radiobacter* 的 D-N-carbamoylase 相似度為 37%。

綜合上述結果顯示 *B. circulans* 對 N-Carbamoyl-alanine 具有催化能力，可將其轉換成相對應的 alanine，僅適合學術研究用，但對 N-Carbamoyl-D-hydroxyphenyl glycine 沒有活性，並不適合工業上應用。

四、計畫成果自評

本年度計畫的主要目標在於 *Bacillus circulans* D-N-carbamoylase 酵素性質的分析。目前已完成進度，且其酵素性質及耐熱性極佳，適合學術研究應用。

五、參考文獻

1. 工業技術研究院化學工業研究所提供。
2. LaPointe, G., S. Viau, D. Leblanc, N. Robert, and A. Morin. 1994. Cloning, sequencing, expression in *Escherichia coli* of the D-hydantoinase gene from *Pseudomonas putida* and distribution of homologous genes in other microorganisms. *Appl. Environ. Microbiol.* 60:888-895.
3. Syldatk, C., A. Laufer, R. Muller, and H. Hoke. 1990. Production of optically pure D- and L-amino acids by bioconversion of D, L-5-monosubstituted hydantoin derivatives. *Adv. Biochem. Eng. Biotechnol.* 4:30-75.
4. Shimizu, S., H. Shimada, S. Takahashi, T. Ohashi, Y. Tani and H. Yamada. 1980. Synthesis of N-carbamoyl-D-2-thienylglycine and D-2-thienylglycine by microbial hydantoinase. *Agric. Biol. Chem.* 44:2233-2234.
5. Runser, S., and E. Ohleyer. 1990. Properties of the hydantoinase from *Agrobacterium* sp. IP1-671. *Biotechnol. Lett.* 12:259-264.
6. Morin, A., W. Hummel, and M. R. Kula. 1986. Production of hydantoinase from *Pseudomonas fluorescens* strain DSM 84. *Appl. Microbiol. Biotechnol.* 25:91-96.
7. Mukohara, Y., T. Ishikawa, K. Watabe, and H. Nakamura. 1994. A thermostable hydantoinase of *Bacillus stearothermophilus* NS1122A: cloning, sequencing, and high expression of the enzyme gene, and some properties of the expressed

enzyme. Biosci. Biotech.
Biochem. 58:1621-1626.

8. Moller, A., C. Syldatk, M. Schulze, and F. Wagner. 1988. Stereo- and substrate-specificity of a D-hydantoinase and a D-N-carbamyl-amino acid aminohydrolase of *Arthrobacter crystallopictes* AM2. Enzyme Microb. Technol. 10:618-625.
9. Yokozeki, K., Y. Hirose, and K. Kubota. 1987. Mechanism of asymmetric production of L-aromatic amino acids from the corresponding hydantoins by *Flavobacterium* sp. Agric. Biol. Chem. 51:737-746.
10. Watabe, K., T. Ishikawa, Y. Mukohara, and H. Nakamura. 1992. Cloning and sequencing of the genes involved in the conversion of 5-substituted hydantoins to the corresponding L-amino acids from the native plasmid *Pseudomonas* sp. strain NS671. J. Bacteriol. 174:962-969.
11. Grifantini, R. 1996. *Agrobacterium radiobacter* D-hydantoinase gene, and D-N-alpha-carbamoylase gene. GenBank accession number X91070.