

Bacillus subtilis W-118所生產蛋白?之純化及定性

何瑞元、王三郎；顏裕鴻

E-mail: 9318489@mail.dyu.edu.tw

摘要

本研究以低成本之水產廢棄物 - “蝦蟹殼粉”作為菌株產生蛋白?所需之主要營養源研究中，Bacillus subtilis W-118最適培養基為0.1% K2HPO4、0.05% MgSO₄·7H₂O、1%之蝦蟹殼粉，培養條件為30°C、pH6，經振盪培養48小時可得最高活性。經由DEAE-Sepharose CL-6B及 Sephadryl S-200 Gel filtration的純化，最終純化倍率為2.31，回收率為2%，經純化出之酵素在37°C以下、pH7~9之內，酵素都能保持穩定狀態，而最適反應溫度及pH值分別為50°C及pH8，由於蛋白?受到PMSF的抑制，因而推測此蛋白?係屬一種絲氨酸型蛋白?。酵素等電點為8.7，分子量約為17kDa。酵素應用在植物生長促進劑方面，將具有蛋白?活性之醣酵液做為植物生長促進劑，針對小白菜促進生長研究中，以不同天數發酵液稀釋10倍後，每天添加100 ml於小白菜，發現到蛋白?活性較高的醣酵液對小白菜有較顯著的促進生長效果。將促進劑與只有加水的空白組比較，其株重及株長的相對增加比例增加為原來的156%及133%。

關鍵詞：Bacillus subtilis；蝦蟹殼粉；蛋白?；#37238；純化

目錄

| | |
|---|---|
| 封面內頁 簽名頁 授權書 | iii 中文摘要 |
| iv 英文摘要 | v 謹謝 |
| vi 目錄 | vii 圖目錄 |
| xi 表目錄 | xii 第一章 緒言 |
| 1 第二章 文獻回顧 | 3.2.1 水產廢棄物 |
| 3.2.1.1 水產廢棄物之來源 | 3.2.1.2 蝦蟹殼粉、幾丁質之利用 |
| 3.2.3 蛋白?的簡介 | 6.2.3.1 蛋白?的作用機制與分類 |
| 6.2.3.2 蛋白?的測定方法 | 10.2.3.3 蛋白?的應用 |
| 11 第三章 材料與方法 | 13.3.1 實驗材料 |
| 13.3.1.1 菌株 | 13.3.1.2 培養基材料 |
| 13.3.1.3 使用藥品 | 13.3.1.4 使用設備 |
| 14.3.2 實驗方法 | 15.3.3 最適培養條件之探討 |
| 15.3.3.1 最適培養時間的測定 | 15.3.3.2 最適培養體積 |
| 16.3.3.3 主要碳源蝦蟹殼粉含量之測定 | 16.3.4 初始培養基酸鹼值的測定 |
| 16.3.4 酵素液的製備 | 17.3.6 酵素的純化 |
| 17.3.6 酵素的純化 | 18.3.6.1 大量培養酵素液 |
| 18.3.6.2 DEAE Sepharose CL-6B (陰離子層析法) | 18.3.6.3 硫酸銨沈澱 |
| 18.3.6.4 Sephadryl S-200 Gel filtration (膠體過濾層析法) | 19.3.7 純化酵素性質的分析 |
| 19.3.7.1 酵素最適反應溫度 | 19.3.7.2 酵素熱安定性 |
| 19.3.7.3 酵素最適反應pH | 20.3.7.4 酶pH安定性 |
| 20.3.7.5 蛋白?抑制劑及金屬離子對酵素的影響 | 21.3.7.6 等電點測定 |
| 21.3.7.7 酵素之分子量 | 22.3.8 酶素的應用 - 植物生長促進劑 |
| 22.3.8.1 植物生長促進劑之製備 | 22.3.8.2 小白菜之預培養 |
| 22.3.8.3 促進小白菜生長之栽培 | 23.4.1.1 培養時間 |
| 第四章 結果 | 24.4.1 Bacillus subtilis W-118所生產蛋白?最適培養條件探討 |
| 24.4.1.2 培養體積 | 24.4.1.3 主要碳源蝦蟹殼粉之含量 |
| 24.4.1.4 初始培養基酸鹼值 | 25.4.1.5 綜合結果 |
| 25.4.2 Bacillus subtilis W-118所生產蛋白?之分離純化 | 31.4.2.1 大量培養之酵素液的製備 |
| 31.4.2.2 DEAE Sepharose CL-6B (陰離子層析法) | 33.4.2.3 Sephadryl S-200 Gel filtration (膠體過濾層析法) |
| 33.4.2.4 蛋白質濃度測定 | 33.4.2.5 酵素之純化結果 |
| 34.4.3 Bacillus subtilis W-118所生產蛋白?之生化性質分析 | 37.4.3.1 酵素最適反應溫度 |
| 37.4.3.2 酵素熱安定性 | |

| | |
|---|--|
|37 4.3.3酵素最適反應pH..... | 37 4.3.4酵素pH安定性..... |
|38 4.3.5蛋白?抑制劑及金屬離子對酵素的影響..... | 38 4.3.6酵素之等電點..... |
|38 4.3.7酵素之分量..... | 38 4.4酵素的應用 - 植物生長促進劑..... |
|46 第五章 結論..... | 53 5.1純化蛋白?的綜合結果..... |
|53 5.2蛋白?生產條件之探討..... | 54 5.3蛋白?純化條件之探討..... |
|55 參考文獻..... | 57 圖目錄 圖4.1不同培養時間 對蛋白?生產之影響..... |
|26 圖4.2不同培養體積對蛋白?生產之影響..... | 27 圖4.3不 同SCSP含量對蛋白?生產之影響..... |
|28 圖4.4不同pH 值對蛋白?生產之影響..... | 29 |
|圖4.5 B.subtilis W-118不同培養時間對蛋白?活性、培養基菌體濃度、pH值的變化..... | |
|30 圖4.6 B. subtilis W-118所生產蛋白?之純化分離流程圖..... | 32 圖4.7蛋白?Sephacry S-200之層析圖譜..... |
|35 圖4.8溫度對Bacillus subtilis W-118蛋白?之酪蛋白分解活性的影響..... | |
|40 圖4.9溫度對Bacillus subtilis W-118蛋白?安定性的影響..... | 41 圖4.10 pH對Bacillus subtilis W-118蛋白?之酪蛋白 分解活性的影響..... |
|42 圖4.11 pH對Bacillus subtilis W-118蛋白?安定性的 影響,..... | 42 圖4.11 pH對Bacillus subtilis W-118蛋白?安定性的 影響,..... |
|43 圖4.12 標準品之Sephacry S-200層析圖..... | 45 圖4.13一到五天蛋白?活性與小白菜促進生 長效果的比較.... |
|48 圖4.14 植物生長促進劑於小白菜促進生長採收前情形..... | 49 表目錄 表2.1水產加工廢棄物資源化之 實施例..... |
|5 表2.2蛋白?分類依催化蛋白質水解的功能基團..... | 8 表2.3蛋白?分類依活性 中心及其特性..... |
|9 表2.4一些工業上重要的鹼性蛋白?..... | 12 表4.1 Bacillus subtilis W-118所生產蛋白?之純化結果..... |
|36 表4.2蛋白?抑制劑及金屬離子對於Bacillus subtilis W-118蛋白?活性的影響44 表4.3植物生長促進劑對小白菜的生長影響..... | 47 表4.4本研 究酵素與其他微生物蛋白?的生化活性之比較.....50 |

參考文獻

- 王三郎 (1996) 水產資源利用學，高立圖書出版社。
- 王三郎 (1999) 海洋未利用生物資源之回收再利用-幾丁質及幾丁聚醣，生物資源生物技術1 (1) : 3.
- 王三郎 (2002) 應用微生物學，高立圖書出版社。
- 楊政國(1999) 利用枯草菌進行蝦殼去蛋白之研究。私立大葉大學 食品工程研究所碩士論文，彰化。
- 陳自珍編譯 (1978) 食品酵素學。復文書局。
- 陳國誠(1989) 微生物酵素工程學。藝軒圖書出版社。
- 張文重(1977) 蛋白質分解酵素。環球書社，台北。
- 張文智 (1996) 蝦蟹殼加工之廢棄物回收與再利用，私立大葉大學食品工程系研究所碩士論文，台灣彰化縣。
- 賴威安 (2000) *Bacillus sp. P-6* 中蛋白?的生產與性質分析，國立中興大學食品科學研究所碩士論文，台中。
- Adil Anwar and Mohammed Saleemuddin (1998) Alkaline protease : a review, *Biores. Technol.* 64 : 175~183
- Amare Gessesse, Rajni Hatti-Kaul, Berhanu A. Gashe, Bo Mattiasson. (2003) Novel alkaline protease from alkaliphilic bacteria grown on chicken feather. *Enzyme Microb. Technol.* 32:519~524
- Anson, M. L. 1938. The estimation of pepsin, trypsin, papain and cathepsin with haemoglobin. *J. Gen. Physiol.* 22, 79?89.
- A.Dayanandan (2003) Application of an alkaline protease in leather processing:an ecofriendly approach. *Journal of Cleaner Production.* 11:533-536
- Aiyappa,P.S. , Harris, J. O. 1976. The extracellular metalloprotease of *Serratia marcescens*: I.purification and characterization. *Mol. Cell. Biochem.* 13:95-100
- Anwar, A. , Saleemuddin, M. 1998. Alkaline protease: a review.*Biosource Technol.* 64: 175-1156.
- Babe, L.M. , Schmidt, B. 1998. Purification and biochemical analysis of WprA, a 52-kDa serine protease secreted by *B. subtilis* as an active complex with its 23-kDa propeptide. *Biochim. Biophys. Acta.* 1386:211-219.
- Barett, A. J. 1994. Proteolytic enzymes:serine and cystein peptidases. *Methods Enzymol.* 244:1-15.
- Beynon, R. J. , Bond, J. S. 1989. Proteolytic enzymes: a piratical approach. pp. 57-65. IRL Press.
- Bollag, D. M., Rozycski, M. D., Edelstein, S. J. 1996. Protein methods. Wiley-Liss Inc, USA, New York.
- Boyce, C. O. L. 1986. NOVO'S handbook of practical biotechnology. A Publication of NOVO Industry A/S Enzymes Division Bagsvaerd, Denmark.
- Boonyaras Sookkheo ., (2000) Purification and characterization of the highly thermostable protease from *Bacillus stearothermophilus* TLS33. *Protein Expression and Purification.*20:143-151
- Bruce W. Elliott, Jr. , Carolyn Cohen. (1986) Isolation and characterization of a Lysine-specific protease from *Pseudomonas aeruginosa*. *J. Bio. Chem.* 261:11259-11265
- C. G. Kumar, (1999) Novel alkaline serine proteases from alkalophilic *Bacillus* spp. Purification and some properties. *Process Biochemistry.* 34:441-449
- Claudia Toma (1999) Purification and characterization of an *Aeromonas caviae* metalloprotease that is related to the *Vibrio cholerae* henagglutinin/protease. *FEMS Microbiology Letters.* 170:237-242
- Haruto Kumura (1993) Purification and some properties of proeinase from *Pseudomonas fluorescens* No. 33. *J. of Dairy Res.* :229-23760
- Hee-Jung Kim (1997) Purification and characterization of an extracellular metalloprotease from *Pseudomonas fluorescens*. *J. Biochem.* 121:82-88.
- Hageman, J. H. Shankweiler, G.W. , Wall, P.R. , Quinones, C. 1984. Single chemically defined sporulation and extracellular protease production. *J. Bacteriol.* 30:41-62.
- Jen-Kuo Yang et (2000) Production and purification of protease from a *Bacillus subtilis* that can deproteinize crustacean wastes. *Enzyme Microb Technol.* 26:406-413
- Jose Escobar , Stanley Barnett. (1995) Synthesis of Acid Protease from *Mucor miehei*: Integration of Production and Recovery. *Process Biochem.* 8:659-700.
- Kawamura, F. , Doil, R. H. 1984. Construction of a *Bacillus subtilis* double mutant deficient in extracellular alkaline and neutral proteases. *J. Bacteriol.* 160 : 442-444
- K. L. Kohlmann (1991) Purification and characterization of an extracellular protease produced by *Pseudomonas fluorescens* M3/6. *J. Dairy Sci.* 74:4125-4136
- Kunitz, M. 1947. Crystalline soybean trypsin inhibitor. *J. Gen. Physiol.* 30, 291?310.
- Loffler, A. 1986. Proteolytic enzymes: sources and applications. *Food Technol.* 40:63-70.
- Lilik Ikasari (1996) Leaching

and characterization of *Rhozipus oligosporus* acid protease from solid-state fermentation. Enzyme Microb Technol. 19:171-175. 35. L. C. Wu , Y. D. Hang. (2000) Acid protease production from *Neosartorya fischeri*. Lebensm-Wiss. U.-Rechnol. 33:44-47 36. Marianna Turkiewicz (1999) Biosynthesis and properties of an Extracellular metalloprotease from the Antarctic marine bacterium *Sphingomonas paucimobilis*. Journal of Biotechnology 70:53-60 37. Moracova, J. , Chaloupka, J. 1984. Repression of the synthesis of exocellular and intracellular proteinases in *Bacillus megaterium*. Folia Microbiol. 29:273-281. 38. Nathalie Durand-Poussereau (1996) Characterization and a protease deficient strain of *Penicillium roquerforti* generated by heterologous plasmid intergration:potential us for protein production. J. Biotechnol. 51:97-105 39. Nora Muller , Frank Bordusa.(2000) Assay of diverse protease activities on the basis of a small synthetic substrate. Anal Biochem. 286:86-90 40. Piggot, P. J. , Coote, J. G. 1976. Genetic aspects of bacterial endospore formation. Bacteriol. Rev. 40:908-962. 41. Price, N. C. , Steven, L. 1999. Fundamentals of enzymology, pp. 184-185. Oxford university Press Inc., New York. 42. Priest, F. G. 1977. Extracellular enzyme synthesis in the genus *Bacillus*. Bacteriol. Rev. 41: 711-753. 43. Rao, M. B., Tanksale, A. M., Chatge, M. S. , Deshpande, V. V. 1998. Molecular and Biotechnological aspects of microbial proteases. Microbiol. Mol. Biol. Rev. 62 : 597-635 44. R. K. Malik , D. K. Mathur.(1984) Purification and characterization of a heat-stable protease from *Pseudomonas* sp. B-25.J. Dairy Sci. 67:522-530 45. Sandro Germano(2003) Characterization and stability of proteases from *Penicillium* sp. Produced by solid-state fermentation. Enzyme Microb. Technol. 32:246-251. 46. Schaeffer, P. 1969. Sporulation and the production of antibiotics. Exoenzymes and Exotoxins Bacteriol. Rev. 33:48-71. 47. Susan Long, M. A., Mothibeli, F. T., Robb, F. T. , Wods, D. R. 1981. Regulation of extracellular alkaline protease activity by histidine in a collagenolytic *Vibrio alginolyticus* strain. J. Gen. Microbiol. 127: 193-199. 48. Suresh Shastry, M. S. Prasad. (2002) Extracellular protease from *Pseudomonas* sp. (CL 1457) active against *Xanthomonas campestris*. Process Biochem. 37:611-621 49. Takami, H., Nakamura, S., Aono, R., Horikoshi, K. 1992. Degradation of human hair by a thermostable alkaline protease by alkalophilic *Bacillus* Sp. AH-101. Biosci. Biotechnol. Biochem. 56: 1667-1669. 50. Thomas Aalbaek, (2002) Acid protease and formation of multiple forms of glucoamylase in batch and continuous cultures of *Aspergillus niger*. Enzyme , Microbial Technology.30:410-415. 51.T. Kobayashi(1996) Purification of alkaline proteases from a *Bacillus* strain and their possible interrelationship. Appl. Mocrob. Biotechnol. 52. Walter, H. E. 1981. Method with haemoglobin, casein and azocoll as substrate. In : Methods of Enzymatic Analysis. (5) pp. 270?275. (ed. H. U. Bergmeyer). Verlag Chemie GmbH. D-6940 Weinheim 53. Yasuda, M., Aoyama, M., Sakaguchi, M., Nakachi, K. , kobarnoto, N. 1999. Purification and characterization of a soybean-milk-coagulating enzyme from *Bacillus pumilus* TYO-67. Appl. Microbiol. Biotechnol. 51:474-479.