

蛹蟲草菌固態及液態發酵條件探討及活性成分分析 = Investigation of culture conditions and bioactive ingredients analysis...

陳伊綾、施英隆

E-mail: 9901114@mail.dyu.edu.tw

摘要

蛹蟲草 (*Cordyceps militaris*) 又名蛹草、蠶蛹蟲草、北冬蟲夏草、鱗次蟲草、北蟲草或是北方蟲草，是寄生在昆蟲幼體上或蛹體上所形成的一種假菌核。蛹蟲草其具有不同的生理活性，如增進免疫系統的功能，治療白血病，抗腫瘤和降低血糖等。由於天然蟲草資源採集不易及資源日漸短缺，因此近年來以人工培養蛹蟲草的技術日益盛行。本研究探討蛹蟲草 (*Cordyceps militaris*) 在液態發酵培養之不同條件下，所產生菌絲體及蟲草素之含量多寡，以及在固態發酵時，其子實體的產量及蟲草素與腺?在子實體與大米培養基間之變化。結果顯示在液態發酵時，以23 為前培養溫度，可得到最高的菌絲體生質量及胞外蟲草素含量；在氮源方面，以Yeast Extract (YE) 為最佳氮源；菌絲體的生質量隨蔗糖濃度的高低而變化，其中蔗糖在低濃度下所得到的蟲草素含量最佳；*C.militaris*在碳氮源比率20：1之搖瓶培養，可獲得較高的菌絲體生質量為43.14 g/L；而以碳氮源比率5：1之搖瓶培養，則可獲得較高之胞內及胞外蟲草素含量分別為1.97 mg/g、170.28 mg/L。在固態發酵時，以18 為最佳液體菌種活化溫度；在氮源方面，以玉米粉為氮源時可得到最佳的子實體產量；濃度高低影響了子實體的出草率，在1%時為最佳的氮源濃度；在碳源濃度方面，為了講求經濟效益及整體品質為考量，以2%的蔗糖濃度為最適碳源水平。蛹蟲草之子實體與大米培養基在整個代謝過程中，其兩者之蟲草素和腺?含量隨時間增加而增加，雖然腺?是蟲草素的前驅物，但在此過程中並未因此遞減，由此可得知菌體在代謝過程時仍有腺?產生。

關鍵詞：蛹蟲草；液態發酵；固態發酵；腺?；蟲草素

目錄

目錄 頁次 封面內頁 簽名頁 授權書 iii 中文摘要 iv ABSTRACT vi 誌謝 viii 目錄 ix 圖目錄 xiv 表目錄 xvi 第一章 前言 1 第二章 文獻回顧 3 2.1蛹蟲草簡介與生物學特性 3 2.2蛹蟲草的有效成分 8 2.2.1一般化學成分 8 2.2.2水解胺基酸組成 8 2.2.2微量元素成分 9 2.3生理活性成分 9 2.3.1蟲草多醣 10 2.3.2蟲草素 11 2.3.3腺? 12 2.3.4超氧化歧化? (SOD) 14 2.3.5蟲草酸 14 2.3.6甾醇類 15 2.4蛹蟲草的藥理作用 15 2.4.1抗腫瘤作用 15 2.4.2抗氧化、抗衰老作用 16 2.4.3鎮靜作用 16 2.4.4抑菌作用 17 2.4.5保肝作用 17 2.4.6保護心臟功能 17 2.4.7保護腎臟功能 18 2.4.8殺蟲作用 18 2.5人工培養蛹蟲草子實體之發展 19 2.5.1液態發酵 19 2.5.2固態發酵 20 2.6液態發酵之影響因子 20 2.6.1碳源 21 2.6.2氮源 22 2.6.3無機鹽 22 2.6.4生長因子 23 2.7固態發酵影響因子 23 2.8二次代謝物 24 第三章 材料與方法 25 3.1實驗材料 25 3.1.1試驗菌株 25 3.1.2菌種培養基 25 3.1.3試驗藥品 26 3.1.4儀器設備 27 3.2實驗方法 28 3.2.1菌株儲存與維持 28 3.2.2不同前培溫度對蛹蟲草液態培養之影響 29 3.2.3碳源對蛹蟲草液態培養之影響 29 3.2.4氮源對蛹蟲草液態培養之影響 29 3.2.5蔗糖濃度對蛹蟲草液態培養之影響 30 3.2.6不同起始 pH值對蛹蟲草液態培養之影響 30 3.2.7不同碳氮比之培養基對蛹蟲草液態培養之影響 30 3.2.8轉速對蛹蟲草液態培養之影響 31 3.2.9不同培養時間對蛹蟲草液態培養之影響 31 3.3固態發酵 31 3.3.1液態菌種培養 31 3.3.2子實體培養 32 3.3.3液體菌種培養溫度對子實體產量之影響 32 3.3.4氮源對子實體產量之影響 32 3.3.5蔗糖濃度對子實體之影響 33 3.3.6氮源濃度對子實體之影響 33 3.3.7只添加鹽類對子實體之影響 34 3.3.8不同培養時間對蛹蟲草之蟲草素及腺?之變化 34 3.3.9不同加熱時間的萃取方式對蛹蟲草有效成分之影響 34 3.3.10最佳產程在最適培養基中，時間對蟲草產量之影響 35 3.3.11不同來源子實體、菌絲體之微量成分及蟲草素、腺?含量差異分析 35 3.4分析方法 35 3.4.1菌絲體濃度測定 (Mycelial biomass) 測定 36 3.4.2胞外蟲草素及腺?含量分析 36 3.4.3胞內蟲草素及腺?含量分析 36 3.4.4蟲草素及腺?之標準溶液配製 36 3.4.5 HPLC分析條件 37 第四章 結果與討論 38 4.1不同前培養溫度對蛹蟲草液態培養之影響 38 4.2碳源種類對蛹蟲草液態培養之影響 40 4.3氮源對蛹蟲草液態培養之影響 42 4.4蔗糖濃度對蛹蟲草液態培養之影響 45 4.5不同起始 pH值對蛹蟲草液態培養之影響 48 4.6不同碳氮比率之培養基對蛹蟲草液態培養之影響 51 4.7轉速對蛹蟲草液態培養之影響 54 4.8不同培養時間對蛹蟲草液態培養之影響 56 4.9液體菌種培養溫度對子實體產量之影響 59 4.10氮源對子實體產量之影響 61 4.11蔗糖濃度對子實體之影響 63 4.12氮源濃度對子實體之影響 67 4.13只添加鹽類對子實體之影響 70 4.14不同培養時間對蛹蟲草之蟲草素及腺?之變化 72 4.15不同加熱時間的萃取方式對蛹蟲草有效成分之影響 75 4.16在最適生產培養基中，時間對蟲草產量之影響 77 4.17不同來源子實體、菌絲體之微量成分及蟲草素、腺?含量差異分析 79 第五章 結論 82 參考文獻 84 附錄 92 附錄一 腺?標準品檢量線 92 附錄二 蟲草素標準品檢量線 93

參考文獻

transferase – positive (TdT+) leukemic cells. Biochemical pharmacology 59:273-281. 58. Kneifel, H., Konig, W. A., Loeffler, W. and Muller, R. 1977 .Ophiocordin and antifungal antibiotics of *Cordyceps ophioglossoides*. Archives Microbiology, 26: 113-121. 59. Kuznetsov, D. A. and Musajev, N. I. 1990. The molecular mode of brain mRNA processing damage followed by the suppression of posttranscriptional poly (A) synthesis with cordycepin. Int.J. Neurosci. (Eng) 51:53-67. 60. Liu, J. Y.S., Yang, X., Chen, Z. and Li, J. 1997. Anticarcinogenic effect and hormonal effect of *Cordyceps militaris* Link. Zhongguo Zhongyao Zanzhi. 22 (2) :111-113. 61. Mao, X. B., Eksiwong, T., Chauvatcharin, S and Zhong, J. J. 2004. Optimization of carbon source and carbon / nitrogen ratio for cordycepin production by submerged cultivation of medicinal mushroom *Cordycrps militaris*. Process Biochemistry. 1-6. 62. Park, C., Hong, S. H., Lee, J. Y., Kim, G. Y., Choi, Y. H. 2005. Growth inhibition of U937 leukemia cells by aqueous extract of *Cordycrps militaris* through induction of apoptosis. Oncol Rep. 13 (6) :1211-1216. 63. Park, J. P., Kim, S. W., Hwang, H. J and Yun, J. W. 2001. Optimization of submerged culture conditions for the mycelia growth and exo-biopolymer production by *Cordycrps militaris*. Letters in Applied Microbiology 33:76-81. 64. Park, J. P., Kim, Y. M., Woo, Kim, S. W., Hwang, H. J., Cho, Y. J.,Lee, Y. S., Song, C. H and Yun, J.W. 2002. Effect of aeration rate on the mycelial morphology and exo-biopolymer production in *Cordycrps militaris*. Process. Biochemistry 37:1257-1262. 65. Shih, I L ;Tsai, K-L, Hsieh, C. 2007. Effect of culture condition on the mycelial growth and bioactive metabolite production in submyced culture of *cordyceps militaris*.Biochem Eugen.J. 33,193-201. 66. Sugar, Alan. M. and McCaffrey, R. P. 1998. Antifungal activity of 3' -deoxyadenosine (cordycepin) . Antimicrob. Agents Chemother 42 (6) :1324-1327. 67. Wang, Z., He, Z., Li, S and Yuan, Q. 2005. Purification and partial characterization of Cu,Zn containing superoxide dismutase from entomogenous fungal species *Cordycrps militaris*. Enzyme and Microbial Technology 5:1-8. 68. Wataya Y, Hiraoka O. 1984. 3' -Deoxyinosine as an anti-Leishmania agent: The metabolism and cytotoxic effect of 3' -deoxyinosine in Leishmania tropica promastigotes.Biochem Biophys Res Commun. 123(2):677-683 69. Xiao, J. H., Chen, D. X., Xiao, Y., Liu, J. W. Liu, Z. L., Wan, W. H., Fang, N., Bing, B. T., Liang, Z. Q and Liu, A. Y. 2004. Optimization of submerged culture conditions for mycelial polysaccharide production in *Cordycrps pruinosa*. Process Biochemistry 1-7. 70. Yamaguchi Y,Couitis N,Park SJ,et al. 1976. The action of cordycepin on nascent nuclear RNA and poly(A) synthesis in regenerating liver[J].Europen Journalr of Biochemistry.(5):125~129. 71. Yoshikawa, N., Nakamura, K., Yamaguchi, Y., Kagota, S., Shinozuka, K and Kunitomo, M. 2004. Antitumour activity of cordycepin in mice. Clin Exp Pharmacol Physiol. 31 (2) :51-53. 72. Yoo, H. S., Shin, J W., Cho, J. H., Son, C. G., Lee, T. W., Park, S.Y. and Cho, C. K. 2004. Effects of *Cordycrps militaris* extract on angiogenesis and tumor growth. Acta pharmacol Sin. 25 (5) :657-665.