

เอกสารอ้างอิง

1. ดวงพร ศันธิโชค. 2530. ยาปฏิชีวนะ. จุลทรรศน์วิทยาศาสตร์และผลิตภัณฑ์จากจุลินทรีย์, หน้า 104-143. กรุงเทพมหานคร: สำนักพิมพ์โอเดียนสโตร์.
2. มาลิน จุลคิริ. 2529. ยาต้านเชื้อแบคทีเรีย. ยาต้านจุลทรรศน์ ความรู้นฐานและประยุกต์, หน้า 18-160. คณะเภสัชศาสตร์ มหาวิทยาลัยมหิดล: สำนักพิมพ์อักษรนฤมลพิพ.
3. Crueger, W. and Crueger, A. 1984. Antibiotics: β -lactam antibiotics, In. Brock T.D.(ed.), A Textbook of Industrial Microbiology, 209-214. USA : Science Tech Inc.
4. Swartz, R.W. 1985. Penicillins. In. Moo-Young (ed.), Comprehensive Biotechnology 3: 7-46. New York: Pergamon Press.
5. Hersbach, G.J.M., Beck, C.P. and P.W.M. Dijk. 1984 . The Penicillins : Properties , Biosynthesis and fermentation. In Vandamme , E.J. (ed.) , Biotechnology of Industrial Antibiotic . : 46-119. USA : Marcel Dekker.
6. Alcano, I.E. 1983 . Chemotherapeutic Agents and Antibiotics. Fundamentals of Microbiology : 669-702. USA : Addison - Wesley Publishing Company Inc.
7. Wiseman, A. 1983. Secondary metabolites in biotechnology. In Wiseman, A. (ed.), Principles of Biotechnology : 34-49. USA: Surrey University Press.
8. Casida, L.E. 1968. Antibiotic Fermentation. Industrial Microbiology : 221-249 : New York : John Wiley and Sons Inc.
9. Rowley, D., Cooper, P.D. and P.W. Roberts. 1950. The Site of Action of Penicillin. Biochemical Journal 46 : 157-161.
10. Maass, E.A. and M.J. Johnson. 1949. Penicillin Uptake by Bacterial

- cells. J. of Bacteriol. 57 : 415-423.
11. Chiang, S.J.D. and R.P. Elander. 1991. The Application of Genetic Engineering to Strain Improvement of β -lactam - Producing filamentous fungi. In Elander, R.P. and K.G. Mukerji(eds.) Handbook of Applied Mycology 4 : 197-211. New York:Dekker.
12. Holt,G.,Rogers, M.E. and G. Saunders.1985. Genetics of *Penicillium chrysogenum* and Biosynthesis of β -lactam Antibiotic. In Kleinkauf, H., Pohren, H.S.V., Dornquer, H. and Nesemann G. (eds.). Regulation of secondary Metabolite formation : 103-114.
13. Jaklitsch, W.M., Hampel, W., Rohr, M. and C.P. Kubicek. 1986. α -Aminoadipate pool concentration and Penicillin biosynthesis in strains of *Penicillium chrysogenum* . Canadian Journal of Microbiology 32 : 473-480.
14. Luengo, J.M., Revilla, G., Villanueva, J.R. and J.F. Martin. 1979. Lysine regulation of Penicillin Biosynthesis in Low-producing and Industrial strains of *Penicillium chrysogenum* Journal of General Microbiology 115 : 207-211.
15. Bladwin, J.E. 1988. The Biosynthesis of Penicillins and Cephalosporins. Natural product report 5 : 129-145.
16. Mead, T.H. and M.V. stack.1948.Penicillin Precursors in Corn-steep Liquor. Biochemical Journal 42 : 18.
17. Luengo, J.M. , Iriso, J.L and M.J. Lopez-Nieto . 1986. Direct Evaluation of Phenylacetyl-Co A, 6-Aminopenicillanic acid acyl transferase of *Penicillium chrysogenum* by bioassay. The Journal of Antibiotics 36.No.11 : 1565-1573.
18. Jaklitch, W.M. and R.M.C.P. Kubicek. 1985 . Glutamate Pools and Glutamate Dehydrogenase Regulation in Relation to

- Penicillin Biosynthesis in Strains of *Penicillium chrysogenum*. Experimental Mycology 9 : 310-317.
19. Mateos, R.C., Vazquez, G. and S. Sanchez. 1984. Effect of Glutamine on Penicillin formation in *Penicillium chrysogenum*. Biotechnology Letter 6.No.2 : 109-144.
20. Erickson, R.C. and Dean, L.D. 1966. Acylation of 6-Aminopenicillanic acid by *Penicillium chrysogenum*. Appl. Microbiol. 14. no.6 : 1047-1048.
21. Kurylowicz, W. 1977. The Site of Antibiotic Accumulation in *Streptomycetes* sp. and *Penicillium chrysogenum*. Acta Microbiol. Acad. Sci. Hung. 24 : 263-271.
22. Martin, J.F. ,Lopez-Neito, M.J. and J.M. Castro. 1985. β - lactam Biosynthesis Controlled by Carbon and Nitrogen Regulation. In Kleinkeuf H. ,Dohre H.V. ,Dorneuer H. and G. Nesemann (eds.), Regulation of Secondary Metabolite Formation:41-76 Germany: VCH Verlagsgesellschaft MBH.
23. Pirt, S.J. and R.C. Righetato. 1967. Effect of Growth Rate on the Synthesis of Penicillin by *Penicillium chrysogenum* in Batch and Chemostat culture. Appl. Microbiol. 15. No.6 : 1284-1290.
24. Martin, J.F. and A.L. Demain. 1980 . Control of Antibiotic Biosynthesis. Microbiological Reviews 44 : 230-251.
25. Koffler, H., Emerson, R.L., Perlman D. and R.H. Burris . 1945 . Chemical changes in submerges Penicillin fermentations . J. Bac. 50 : 517-548.
26. Sih, C.J. and S.G. Knight. 1956 . Carbohydrate Metabolism of *Penicillium chrysogenum* . J. of Bacterial. 72 : 694-699.
27. Trinci, A.P.J. and R.C. Righeiato. 1970. Changes in Constituents

- and Ultrastructure of Hyphal Compartments during Autolysis of Glucose starvered *Penicillium chrysogenum*. J. Gen. Microbiol. 60 : 239-249.
28. Fiebre, C.W. and S.G. Knight. 1953. The Oxidation of Glucose by *Penicillium chrysogenum*. J. of Bac. 66 : 170-172.
29. Righelato, R.C., Trinci, A.P.S. and S.J. Pirt. 1968. The Influence of Maintenance Energy and Growth Rate on the Metabolic Activity, Morphology and Conidiation of *Penicillium chrysogenum*. J. Gen. Microbiol. 50 : 399-412.
30. Chang, L.T., McGrory, E.L. and R.P. Elander. 1990. Penicillin Production by Glucose-derepressed mutants of *Penicillium chrysogenum*. J. of Industrial Microbiol. 6 : 165-169.
31. Gailey, F.B., Stefaniak, J.J., Olson B.H. and M.J. Johnson. 1946. A Comparison of Penicillin - Production strains of *Penicillium notatum*-*Penicillium chrysogenum*. J. Bac. 52 : 129-140.
32. Sheehan, et.al. Etanol As the Major Source of Carbon and Energy in Penicillin Production. United States Patent 4,164,445 , August 14 ,1979.
33. Norris, J.R. and M.H. Richmond. 1981. Pencillin. Essay in Applied Microbiol. : 4/5-4/27. John Wiley & Son Ltd.
34. Sastry, M.L.N. and M.R.S. Iyengar. 1959 . Repetitive Mutagenic Treatment and Mass - Culturing of Microorganisms , Observations on *Penicillium chrysogenum* . Appl. Microbiol. 7 : 334-337.
35. Haas, F.L., Puglisi, T.A., Moses A.J. and J. Lein. 1956. Heterokaryosis as a cause of Culture Rundow in *Penicillium chrysogenum*. Appl Microbiol. 4 : 187-195.

36. Keshavarz, T., Walker, E., Eglin, R., Lilley, G., Holt G., Bull A.T. and M.D. Lilly. 1989 . Immobilization of *Penicillium chrysogenum* : Spore growth on celite. Appl. Microbiol. Biotechnol. 30 : 487-491.
37. Oh, D.K., Chang, K. and J.H. Kim. 1988. Production of Penicillin in Fluidized-Bed Bioreaction Control of Cell Growth and Penicillin Production by Phosphate Limitation . Biotech. and Bioen. 32 : 569-573.
38. Kim, J.H., Oh, D.K., Park, S.K. and Y.H. Park. 1986. Production of Penicillin in a Fluidized-Bed Bioreactor Using a Carrier-Supported Mycelial Growth. Biotech. and Bioen. 28 : 1838-1844.
39. Deo, Y.M. and G.M. Gaucher. 1984. Semicontinuous and Continuous Production G by *Penicillium chrysogenum* Cells Immobilized in K-Carrageenan Beads. Biotech. and Bioen. 26 : 285-295.
40. Muller, B., Schlichting, E., Bischoff L. and K. Schugerl . 1987 . Reactive extraction of Penicillin G in a Pilot Plant Karr-column Fermentation Broth.Appl. Microbiol. Biotechnol. 26 : 206-210.
41. Morikawa, Y., Karube, I. and Suzuki S. 1979 . Penicillin G Production by Immobilized Whole Cells of *Penicillium chrysogenum*. Biotech. and Bioen. 21 : 261-270.
42. El - Sayed , A.H.M.M. and H.J. Rehm. 1986 . Morphology of *Penicillium chrysogenum* strains Immobilized in Calcium alginate beads and used in Penicillin Fermentation. Appl. Microbiol. Biotechnol. 24 : 89-94.
43. El - Sayed , A.H.M.M. and H.J. Rehm. 1987. Continuous Penicillin Production by *Penicillium chrysogenum* Immobilized in

- Calcium alginate beads. Appl. Microbiol. Biotechol. 26 : 215-218.
44. Koniq, B., Seewald, Ch. and K. Schiigerl. 1981. Process Engineering Investigation of Penicillin Production. European J. Appl. Microbiol. Biotechnol. 12 : 205-211.
45. Moyer, A.J. and R.D. Coghill. 1945. Penicillin : The Laboratory Scale Production of Penicillin in Submerged Culture by *Penicillium notatum* Westling (NRRL 832). J. Bac. 51:79-93.
46. Soltero, F.V. and M.J. Johnson. 1953. The effect of the Carbohydrate Nutrition on Penicillin Production by *Penicillium chrysogenum* Q-176. Appl. Microbiol. 1 : 42-57.
47. Jarvis, F.G. and M.J. Johnson. 1947. The Role of the Constituents of Synthetic Media for Penicillin Production. J. of the American Chemical Society. 69 : 3010-3017.
48. Calam , C.T. and D.J.D. Hockenhull . 1948 . The Production of Penicillin in Surface Culture using Chemically Defined Media. J. Gen. Microbiol. 3 : 19-31.
49. Pan, S.C., Bonanno, S. and G.H. Wagman. 1959. Efficient Utilization of fatty oils as Energy Source in Penicillin Fermentation. Appl. Microbiol. 7 : 176-180.
50. Tan, I.K.P. and C.C. Ho. 1991. Growth and the Production of Penicillins in *Penicillium chrysogenum* with Palm oil and its Various Fractions as Carbon Source. Appl. Microbiol. and Biotechnol. 36 : 163-166.
51. Robinson, G.N. and M. Lumb. 1953. The Effect of Aeration on the Utilization of Respiratory Substrate by *Penicillium chrysogenum* in Submerged Culture. J. Gen. Microbiol. 8 : 265-272.

52. Tornqvist, E.G.M and W.H. Peterson. 1956. Penicillin Production by high-yielding strains of *Penicillium chrysogenum*. Appl. Microbiol. 4 : 277-283.
53. Davey, V.F. and M.J. Johnson. 1953. Penicillin Production in Corn steep Media with Continuous Carbohydrate Addition. Appl. Microbiol. 1 : 208-211.
54. Tilly, G., Mou, D.G. and C.L. Cooney. Optimization and Economics of Antibiotic Production. The Filamentous Fungi. 1: 110-209.
55. Soltero, F.V. and M.J. Johnson. 1954. Continuous Addition of Glucose for Evaluation of Penicillin Producing Cultures. Appl. Microbiol. 2 : 41-44.
56. Moyer, A.J. and R.D. Coghill. 1945. Penicillin : The Laboratory Scale Production of Penicillin in Submerged Culture by *Penicillium notatum* Westling (NRRL 832). J. Bac. 51:57-78.
57. Liggett, R.W. and H. Koffler. 1948. Corn steep liquor in Microbiology. Bacteriol. Review. 12 : 297-311.
58. Kluge, M., Siegmund, D., Diekmann, H. and M. Thoma. 1992. A Model for Penicillin Production with and without temperature shift after the growth phase. Appl. Microbiol. Biotechnol. 36 : 446-451.
59. Foster, J.W. and H.B. Woodruff. 1944. Microbiological Aspects of Penicillin : Procedure for the Cup Assay for Penicillin. J. of Bacteriology. 47 : 43-59.
60. Ghosh, D. and B.N. Ganguli. 1961. Production of Penicillin with waste Mycelium of *Penicillium chrysogenum* as the sole source of Nitrogen. Appl. Microbiol. 9 : 252-255.
61. Moyer, A.J. and R.D. Coghill. 1947. Penicillin : The Effect of Phenylacetic acid on Penicillin Production. J. Bac. 53 :

- 329-341.
62. Singh, K. and M.J. Johnson. 1948 . Evaluation of precursor for Pencillin G. J. Bac. 56 : 339-355.
63. The Editorial Board of the Monograph on the Chemistry of Penicillin Biosynthesis. 1947. Science. 106: 503-505.
64. Higuchi, K. , Jarvis, F.G., Peterson, W.H. and M.J. Johnson. 1946 . Effect of Phenylacetic acid Derivatives on the types of Penicillin Produced by *Penicillium chrysogenum* Q-176 . J.Am.Chem.Soc. 68 : 1669-1670.
65. Tabenkin, B. ,Lehr, H. ,Wayman, A.C. and M.W. Goldberg.1951. Evaluation of Esters of Phenylacetic acid as Precursors of Penicillin G . Arch. Biochem, Biophys. 38 : 43-48.
66. Jarvis, F.G. and M.J. Johnson. 1950. The Mineral nutrition of *Penicillium chrysogenum* Q-176. J. of Bacteriology 59 : 51-60.
67. Pan, C.H., Hepler, L. and R.P. Elander. 1975. The Effect of Iron on a High-Yielding Industrial Strain of *Penicillium chrysogenum* and Production Level of Penicillin G . J. of fermentation technology 53 ,No.12 : 854-861.
68. Stefaniak, J.J. ,Gailey, F.B., Jarvis, F.G. and M.J. Johnson.1946. The Effect of Environmental Conditions on Penicillin Fermentations with *Penicillium chrysogenum* X-1612. J. Bac. 52 : 119-127.
69. Deindoerfer, F.H. and E.L. Gaden. 1955. Effects of Liquid Physical Properties on Oxygen Transfer in Penicillin Fermentation. J. Gen. Microbiol. 3 : 1253-1256.
70. Vandar, F. and M.D. Lilly. 1982.Effect of Cycling Dissolved Oxygen Concentrations on Product Formation in Penicillin

- Fermentation. European J. Appl Microbiol. Biotechnol. 14 : 203-211.
71. Owan, S.P. and M.J. Johnson. 1955. The Effect of Temperature Changes on the Production of Penicillin by *Penicillium chrysogenum* W 49-133. Appl. Microbiol. 3 : 375-379.
72. Pirt, S.J. and D.S. Callow. 1959. Continuous - flow culture of the filamentous mould *Penicillium chrysogenum* and the Control of its Morphology. Nature 184. no. 4683 : 307-310.
73. Whitaker, A. and P.A. Long. 1973. Fungal Pelleting. Process Biochem. 27-31.
74. Smith, J.J. and M.D. Lilly. 1990. The Effect of Agitation on the Morphology and Penicillin Production of *Penicillium chrysogenum*. Biotech. & Bioen. 35 : 1011-1023.
75. Nyirl, L. and Z.L. Lengyel. 1965. Studies on Automatically Aerated Biosynthetic Process. Biotech. & Bioen. 7 : 343-354.
76. Edward, A.G. and C.S. Ho. 1988. Effects of Carbon Dioxide on *Penicillium chrysogenum* : An Autoradiographic study . Biotech. & Bioen. 32 : 1-7.
77. Ho, C.S. and M.D. Smith. 1986. Morphological Alteration of *Penicillium chrysogenum* Caused by Carbon Dioxide . J. of Gen. Microbiol. 132 : 3479-3484.
78. Tornqvist, E.G.M. and W.H. Peterson. 1956. Penicillin Production by High-Yielding Strains of *Penicillium chrysogenum* . Appl. Microbiol. 4 : 277-283.
79. Bhuyan, B.K., Ganguli, B.N and D. Ghosh. 1961. Comparative study of Penicillin Production with Vegetative and spore Inoculum of *Penicillium chrysogenum*. Appl Microbiol. 9 : 85-90.
80. Scudi, J.V. and H.B. Woodruff. 1949. Assay of Penicillins . In

- Clarke, H.T. ,Johnson, J.R. and R. Robinson (eds.), The chemistry of Penicillin : 1025-1042. New Jersey: Princeton University Press .
81. Luengo, J.M. 1985. Precipitation of Phenyl and Phenoxy penicillin from Solution Using Ammonium sulfate . Analytical Biochemistry. 149 : 446-470.
82. Bundgaard, H. and K. Ilver. 1972. A new spectrophotometric method for the determination of Penicillins . J.Pharm. Pharmac. 24 : 790-794.
83. Blaha, J.M., Knevel, A.M. and S.L. Hem. 1975. High-Pressure Liquid Chromatographic Analysis of Penicillin G Potassium and Its Degradation Products. J. of Pharmaceutical Sciences 64 No. 8 : 1384-1386.
84. Luengo, J.M. and M.A. Moreno. 1987. Separation by High-Performance Liquid Chromatography of Penicillins with C₄ to C₁₀ Aliphatic side chains . Analytical Biochemistry 64 : 559-562.
85. วนิดา เรืองศรี. 2532. ลักษณะที่เหมาะสมต่อการผลิตเพนิซิลลิน จี โดย เพนิซิลเลียม ไซเจนัม เอ 88. วิทยานิพนธ์ปริญญามหาบัณฑิต หลักสูตรเทคโนโลยีชีวภาพ คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย.
86. ไชตนา ประมวลวัลลิกุล. 2534. การกราดผึ้งสายพันธุ์ Penicillium chrysogenum เพื่อเพิ่มผลผลิต เพนิซิลลิน จี. วิทยานิพนธ์ปริญญามหาบัณฑิต หลักสูตรเทคโนโลยีชีวภาพ คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย.
87. ขันท์ร พลอยสวารจน. 2536. การปรับปรุงสายพันธุ์ Penicillium chrysogenum N-151 เพื่อเพิ่มผลผลิตเพนิซิลลิน จี โดยวิธีการกราดผึ้ง. วิทยานิพนธ์ปริญญามหาบัณฑิต หลักสูตรเทคโนโลยีชีวภาพ คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย.
88. Bernfeld, P. 1955. Amylase α and β . Method in Enzymology. In Colowick P.S. and O.N. Kaplan (ed.), 1 : 149 . Academic Press Inc.

Publishers, NY.

89. Steyermark, Al. 1951. Microdetermination of Nitrogen by the Kjeldahl Method. Quantitative Organic Microanalysis : 135-153. The Blakiston Company, NY.
90. Goodwin, B.L., Ruthven, C.R.J. and M. Sandler. 1975 . Gas Chromatographic assay of Phenylacetic acid in Biological Fluids. Clinica. Chimica, Acta, 62 : 443-446.

ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

ภาคผนวก

1. สูตรอาหารที่ใช้ในการวิจัย

1.1 สูตรอาหารที่ใช้สำหรับเก็บรักษาเชื้อรา และเตรียมลปปอร์

โพเตตอเดกซ์ไทรอลagar (potato dextrose agar, PDA) ในอาหาร 1 ลิตร ประกอบด้วย

มันฝรั่ง (ต้มในน้ำให้เดือด เอาเฉพาะน้ำใส)	300	กรัม
กลูโคส	20	กรัม
วุ้นผง	20	กรัม

อนุญาตเชื้อที่อุดหนูมิ 121 °ซ. ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิว เป็นเวลา 15 นาที

1.2 สูตรอาหารสำหรับเก็บรักษาเชื้อทดสอบ (tested microorganism) และหาปริมาณเเพนซิลลิน จี โดยวิธีทางชีววิทยา (bioassay)

ในอาหาร 1 ลิตร ประกอบด้วย

แอลกอฮอล์เปปตัน	100	กรัม
สารสกัดจากเนื้อ	5	กรัม
โซเดียมคลอไรด์	5	กรัม
วุ้นผง	15	กรัม

ปรับ pH เป็น 7.2 ก่อนการอนุญาตเชื้อที่อุดหนูมิ 121 °ซ. ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิว เป็นเวลา 15 นาที

1.3 สูตรอาหารที่ใช้ในการคัดเลือกเชื้อ *Penicillium chrysogenum* ที่กล้ายันชุ่ม

ในอาหาร 1 ลิตร ประกอบด้วย

แอลกอฮอล์	30	กรัม
กลูโคส	10	กรัม

สารละลายน้อยด้วยกรดกำมะถันของากถัวเหลือง 1.5 กรัมในไครเจน

(เตรียมตามวิธีในภาคผนวกที่ 2.1 ใช้ปริมาตรประมาณ 347 มล.)

แอมโมเนียมชัลฟेट	5 กรัม
โซเดียมไดไอโอดีเจนฟอสเฟต	0.6 กรัม
โปตัลเซียมไดไอโอดีเจนฟอสเฟต	0.6 กรัม
แคลเซียมไอครอกไซด์	0.5 กรัม
แคลเซียมคาร์บอนเนต	5 กรัม
น้ำมันถั่วเหลือง	4 มล.

ปรับ pH เป็น 6.1 ก่อนอบผ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 °ซ. ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 15 นาที

**1.4 สูตรอาหารสำหรับเตรียมหัวเชือในการผลิตเนนซิลลิน จี
ในอาหาร 1 ลิตร ประกอบด้วย**

โซเดียม	18 กรัม
สารละลายของตัวยกรคกามะถันของากถั่วเหลือง	1.5 กรัม ในไตรเจน
(เตรียมตามวิธีในภาคผนวกที่ 2.1 ใช้ปริมาตรประมาณ 347 มล.)	
แอมโมเนียมชัลฟेट	5 กรัม
โซเดียมไดไอโอดีเจนฟอสเฟต	0.6 กรัม
โปตัลเซียมไดไอโอดีเจนฟอสเฟต	0.6 กรัม
แคลเซียมไอครอกไซด์	0.5 กรัม
แคลเซียมคาร์บอนเนต	5 กรัม
น้ำมันถั่วเหลือง	4 มล.

ปรับ pH เป็น 6.1 ก่อนการอบผ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 °ซ. ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 15 นาที

**1.5 สูตรอาหารเลี้ยงเชื้อที่ใช้ในการผลิตเนนซิลลิน จี
ในอาหาร 1 ลิตร ประกอบด้วย**

แคลโซล	40 กรัม
กลูโคล	10 กรัม

สารละลายน้ำด้วยกรดกำมะถันของกาเก็ตว์เหลือง 1.5 กรัมในไตรเจน
(เตรียมตามวิธีในภาคผนวกที่ 2.1 ใช้ปริมาตรประมาณ 347 มล.)

แอมโมเนียมชัลฟेट	5 กรัม
โซเดียมไดออกไซด์ไตรเจนฟอสเฟต	0.6 กรัม
โปตัสเซียมไดออกไซด์ไตรเจนฟอสเฟต	0.6 กรัม
แคลเซียมไอครอกไซด์	0.5 กรัม
แคลเซียมคาร์บอนेट	5 กรัม
น้ำมันด้วนเหลือง	4 มล.

ปรับ pH เป็น 6.1 ก่อนอบผ้าเชือกอุ่นหกมิ 121 °ซ. ความดัน 15 ปอนด์
ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 15 นาที

สำหรับการเตรียมในถังหมัก แยกกลุ่มและแลคโอล อบผ้าเชือกอุ่นหกมิ
110 °ซ. เป็นเวลา 30 นาที

2. วิธีเตรียมสารเคมีที่ใช้ในการริจัย

2.1 การเตรียมสารละลายน้ำด้วยกรดกำมะถันเข้มข้น

ชั้งกาเก็ตว์เหลือง ที่ลอกไข้มันออกแล้ว ได้รับความอนุเคราะห์จากบริษัทอุตสาหกรรม
วิวัฒน์ ปริมาณ 200 กรัม เติมสารละลายน้ำด้วยกรดกำมะถันเข้มข้น 1 นอร์มอล ปริมาตร 600 มล.
นำไปย้อมในตู้อบผ้าเชือก อุ่นหกมิ 121 °ซ. ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 40 นาที
ทึ้งไว้ให้เข็น นำมาเติมน้ำกลั่นปริมาตร 1200 มล. กรองผ่านผ้าขาวบาง แล้วนำมาปรับให้เป็น[†]
กลางด้วยโซเดียมไอครอกไซด์ เข้มข้น 35 % พบว่ามีปริมาณในไตรเจนรวมทั้งหมด ประมาณ
0.40-0.43 % (น้ำหนัก/ปริมาตร)

จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

2.2 การเตรียมสารละลายน้ำด้วยไตรชาลิกไซดิก (dinitrosalicylic acid :

DNSA reagent)

ละลายน้ำด้วยกรดไตรชาลิกไซดิก ในสารละลายน้ำด้วยโซเดียมไอครอกไซด์
เข้มข้น 2 มоляร์ ปริมาตร 20 มล. เติมน้ำกลั่นลงไป 50 มล. เติมโปตัสเซียมตาเทเรต
($C_4H_4KNaO_6 \cdot 4H_2O$) 30 กรัม ทำปริมาตรสุดท้ายเป็น 100 มล. ตัวยาน้ำกลั่น

2.3 การเตรียมสารละลายน้ำใช้ในการหาปริมาณไนโตรเจน

2.3.1 เกลือผสม (salt mixture) ประกอบด้วย โซเดียมซัลเฟต (K_2SO_4) 95 กรัม และคอปเปอร์ซัลเฟต ($\text{CuSO}_4 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$) 5 กรัม

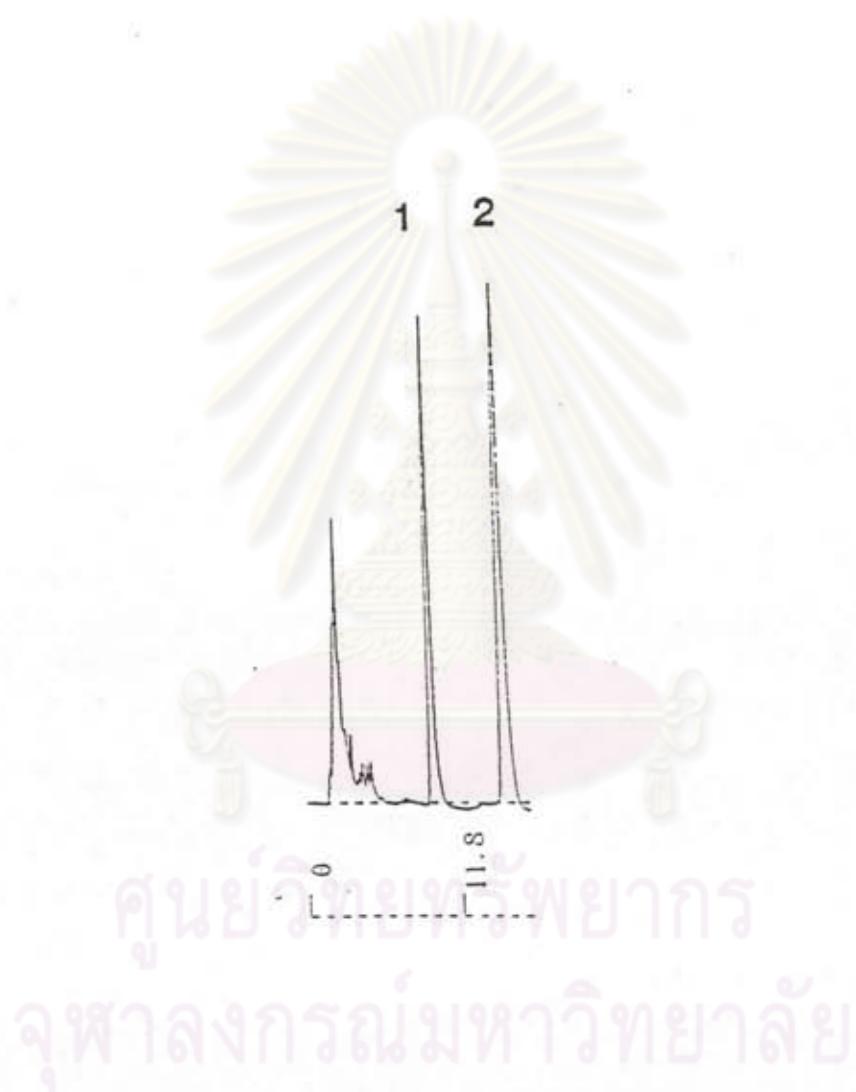
2.3.2 อินดิเคเตอร์ผสม (mixed indicator) ละลายน้ำทิลเรด (methyl red) และเมทิลลีนบูล (methylene blue) 0.1 กรัม ในเอทานอล (ethanol) เข้มข้น 95 % ปริมาตร 150 มล.

2.4 การเตรียมสารละลายน้ำ propanolic-HCl

ชั้งโซเดียมคลอไรด์ 30 กรัม ใส่ในขวดชักชั่น (suction flask) ค่อยๆ หยดกรดกำมะถันเข้มข้น 16 มล. ลงไป โดยให้ความร้อนเล็กน้อยกับโซเดียมคลอไรด์ จับกาช HCl ที่เกิดขึ้นด้วย โปรปานอล (propanol) 100 มล. น้ำ propanolic-HCl ที่ได้มาหาความเข้มข้น โดยการตีเทρทกับสารละลายน้ำทรูนโซเดียมไฮดรอกไซด์

ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

3. ลักษณะโปรแกรมของเนนซิลลิน จี ที่วิเคราะห์โดยวิธี HPLC ใช้เนนซิลลิน วี เป็นสารเปรียบเทียบ



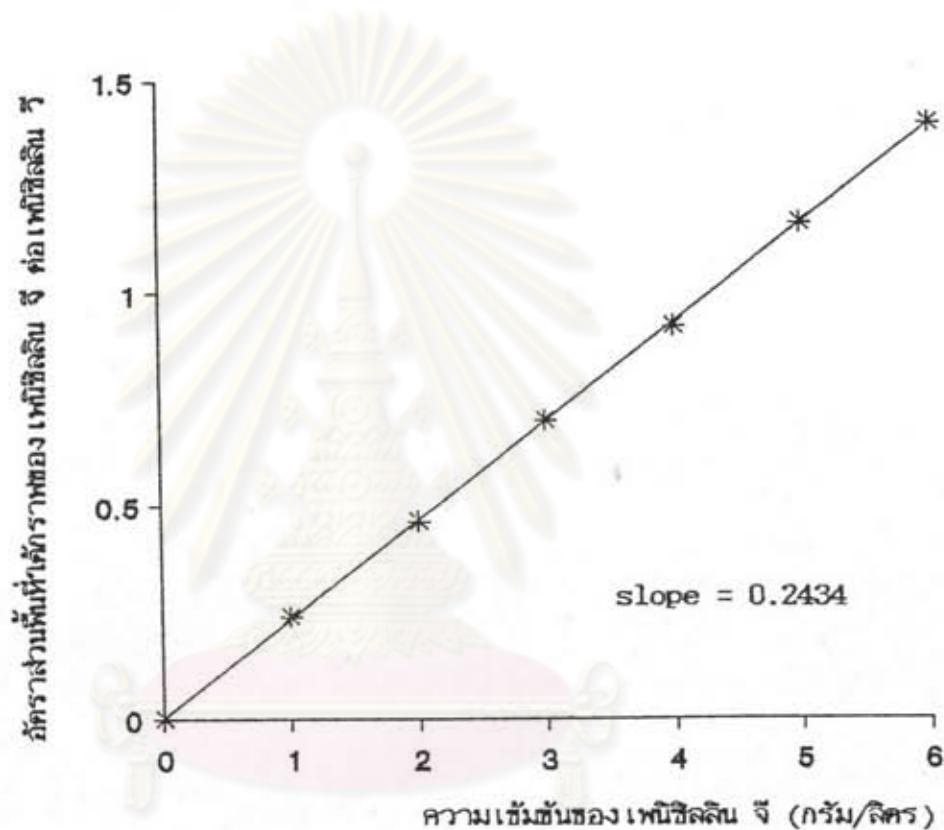
peak 1 ได้แก่ เนนซิลลิน จี

peak 2 ได้แก่ เนนซิลลิน วี

4. การคำนวณหาปริมาณเเพนิชิลลิน จี โดยใช้เครื่อง HPLC

4.1 กราฟมาตรฐานสำหรับหาปริมาณเเพนิชิลลิน จี

นำเเพนิชิลลิน จี โซเดียม มาหาปริมาณเเพนิชิลลิน จี ตามวิธีการทดลองในข้อ 3.2 โดยทำ 3 ซ้ำ(triplicate) เขียนกราฟมาตรฐานระหว่างพื้นที่ได้กราฟของเเพนิชิลลิน จี และ เเพนิชิลลิน วี กับความเข้มข้นของเเพนิชิลลิน จี โซเดียม



4.2 การคำนวณปริมาณเเพนิชิลลิน จี

หาอัตราส่วนระหว่างพื้นที่ได้กราฟของเเพนิชิลลิน จี และเเพนิชิลลิน วี ที่ได้จากการฉีดน้ำมันก็ ที่ได้ทำการเจือจากจนมีความเข้มข้นหมายล้มเหลว เข้าเครื่อง HPLC เปรียบเทียบกับกราฟมาตรฐาน ในข้อ 4.1 แล้วคำนวณหาปริมาณเเพนิชิลลิน จี ตามสมการ

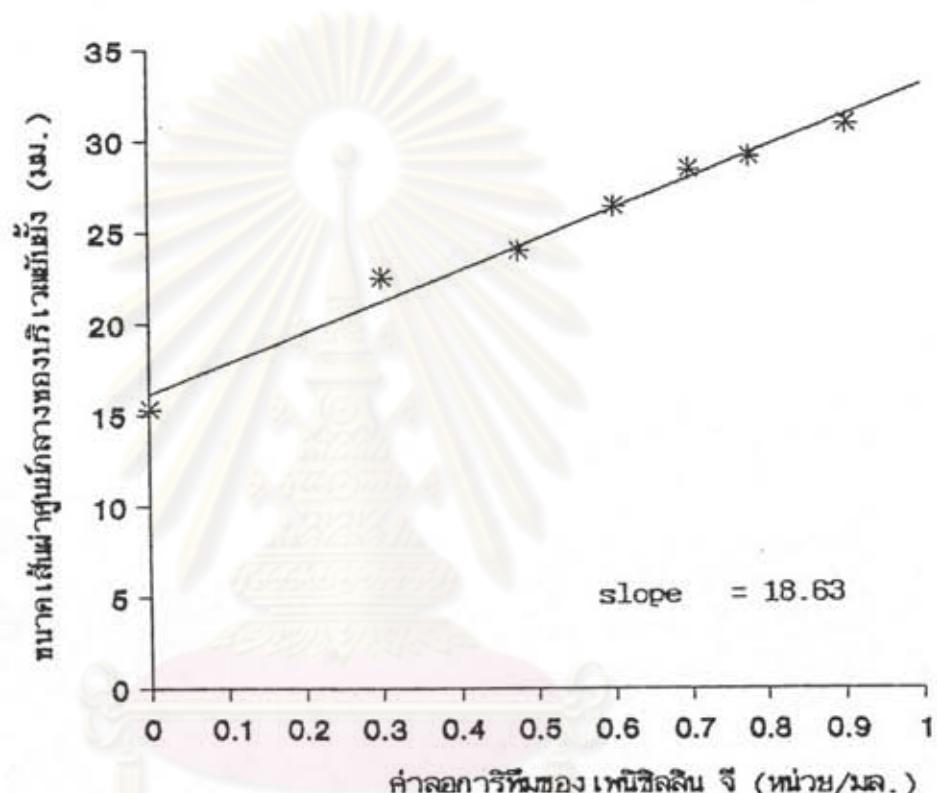
$$\text{ปริมาณเเพนิชิลลิน จี} = \frac{\text{อัตราส่วนระหว่างพื้นที่ได้กราฟของเเพนิชิลลิน จี และเเพนิชิลลิน วี}}{\text{ค่า slope}}$$

เมื่อได้ปริมาณเเพนิชิลลิน จี แล้วคูณด้วยค่าที่เจือจาก (dilution factor) ค่าที่ได้มานั้นจะเป็น แกรม/ลิตร

5. การคำนวณหาปริมาณเนนซีลลิน จี โดยวิธีทางชีววิทยา (bioassay)

5.1 กราฟมาตรฐานสำหรับหาปริมาณเนนซีลลิน จี

ใช้เนนซีลลิน จี ไซเดียม มาหาปริมาณเนนซีลลิน จี ตามวิธีในข้อ 3.1 ทำ 3 ชุด (triplicate) 2 ครั้ง หากค่าเฉลี่ย เบี้ยนกรานมาตรฐานระหว่างค่าลอการิทึม (logarithm) ของความเข้มข้นของเนนซีลลิน จี กับขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางของบริเวณสันขังที่เกิดขึ้น ของความเข้มข้นของเนนซีลลิน จี



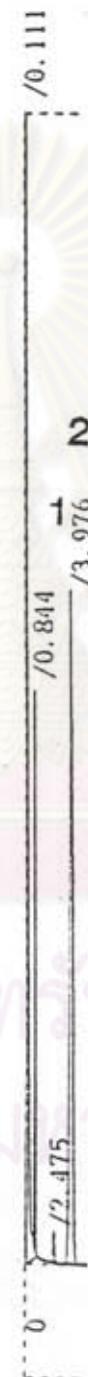
5.2 การคำนวณปริมาณเนนซีลลิน จี

เอาน้ำหมักมาเจือจาง แล้วหาปริมาณเนนซีลลิน จี ตามวิธีการทดลองในข้อ 3.1 ทำ 2 ชุด (duplicate) หากค่าเฉลี่ยของเส้นผ่าศูนย์กลางของบริเวณสันขังที่เกิดขึ้น แล้วคำนวณหาปริมาณเนนซีลลิน จี ตามสมการ

$$\text{ค่าลอการิทึมของเนนซีลลิน จี} = \frac{\text{ความกว้างของบริเวณสันขัง} - \text{จุดตัดแกน } y}{\text{ค่า slope}}$$

เมื่อได้ปริมาณเนนซีลลิน จี แล้วคูณด้วยค่าเจือจาง (dilution factor) ค่าที่ได้มีหน่วยเป็น หน่วย/มล.

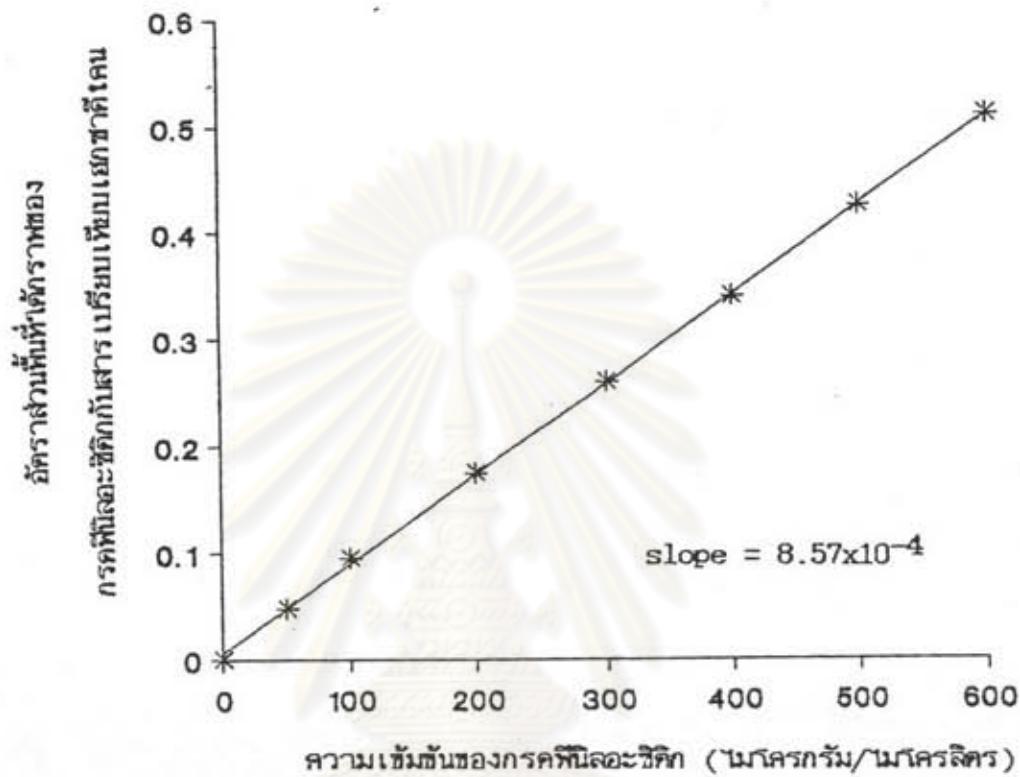
6. ลักษณะโปรแกรมของกราฟนิลอะซีติก วิเคราะห์โดยใช้เครื่องแกสโครมาโทกราฟ尼 ใช้เอิกชาตีเคน (Hexadecane) เป็นสารเปรียบเทียบ



peak 1 ได้แก่ กราฟนิลอะซีติก

peak 2 ได้แก่ เอิกชาตีเคน

7. กราฟมาตรฐานสำหรับการปริมาณการคืนกลไกชีวิติก วิเคราะห์โดยใช้เครื่องแกลโครมาติกรานฟี่



ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

ประวัติผู้เขียน

นางสาว นพพร ศุภณัฐเศรษฐกุล เกิดวันที่ 18 พฤศจิกายน พ.ศ. 2511 ในจังหวัดกรุงเทพมหานคร ได้รับปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิต สาขาชีวเคมี จาก คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย ในปีการศึกษา 2532 และเข้าศึกษาในระดับปริญญาโท หลักสูตร เทคโนโลยีชีวภาพ ในปีการศึกษา 2533



ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย