

## เอกสารอ้างอิง

### ภาษาไทย

- กฤษดา สมิตรี, "บักเตเรียชอบเกลือในการหมักน้ำปลา," วิทยานิพนธ์ปริญญามหาบัณฑิต ภาควิชาจุลชีววิทยา บัณฑิตวิทยาลัย มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, 2529.
- ชิกโธ มุราษาม่า, โอดี้เนดอร์ ล. คอลเวช, ประภาส นิตยจินต์, "ผลการค้นคว้าในการทำน้ำปลา," วารสารประมง, 15(4), 381-393, 2505.
- ประเสริฐ กองทิพย์, "การทดลองใช้โนรเมลินซ้ายในการทำน้ำปลา," วิทยานิพนธ์ปริญญามหาบัณฑิต, มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, 2508.
- ประเสริฐ สายสิทธิ์, "กลิ่นและรสของน้ำปลา," วารสารประมง, 467-473, 2511.
- ปราโมทย์ สุวรรณศาสตร์, "เปรียบเทียบผลการใช้เอนไซม์เทียมและเอนไซม์จากօagan มะละกอในการทำน้ำปลา," วิทยานิพนธ์ปริญญาตรี, คณะประมง, มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, 2507.
- สาโรจน์ ประเสริฐศิริวัฒน์, "การเปลี่ยนแปลงของประชากรแบคทีเรีย และชีวเคมีในการหมักน้ำปลา," วิทยานิพนธ์ปริญญามหาบัณฑิต, ภาควิชาจุลชีววิทยา บัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย, 2531.
- สำรอง เพื่อหอม, "ผลการใช้เอนไซม์เทียมในการทำน้ำปลา," วิทยานิพนธ์ปริญญามหาบัณฑิต, คณะประมง, มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, 2507.
- ลิกขินันธ์ ไชยนันทน์, "การศึกษาเบร์อยบเทียบคุณสมบัติบางประการของเชื้อบักเตเรียที่แยกได้จากน้ำปลาไทย ชั้งผลิตจากปลานำ้าจืดและปลานำ้าเค็ม," วิทยานิพนธ์ปริญญามหาบัณฑิต, ภาควิชาจุลชีววิทยา บัณฑิตวิทยาลัย มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, 2521.
- สุนิศ สาครมงคล, นิพัฒน์ พันพາไฟร, โกมล โกมลเบลิน, เชาว์ สารภสติย์, วิไล เทวกุล ณ ออยชยา และวิเชียร สาครมงคล, "การศึกษาเบื้องต้นเกี่ยวกับการทำทดลองใช้เอนไซม์ซ้ายในการทำน้ำปลาจากปลากระดัก และปลาหมูเทศ," กรมวิทยาศาสตร์, กรุงเทพฯ, 2509.
- อ่านวย ราชติณนามวงศ์, นงนุช รักสกุลไทย, มังกร เฟื่องฟูธิก, มกนา แสงจันดาวงษ์ และมยุรี จัยวัฒน์, "การเร่งปฏิกิริยาการเกิดน้ำปลา," วารสารประมง, 36(6), 536-537, 2526.

ການອ້າງຄຸນ

- Amano, K., "Influence of Fermentation on the Nutritive Value of Fish with Special Reference to Fermented Fish Products of Southeast Asia," Fish in Nutrition (Heen, E. and R. Kreuzer, eds.), pp. 180-200, Fishing News (Books) Ltd., London, 1962.
- Anderson, H., "The reddening of salted hides and fish," Appl. Microbiol., 2, 64-69, 1954.
- Aoyagi, T. and H. Umezawa, "Structures and activities of protease inhibitors of microbial origin," Protease and Biological Control, (Reich, E., D.B. Rifkin and E. Shaw, eds.), vol 2, p. 429, Cold Spring Harbor Conf. on Cell Proliferation, Cold Spring Harbor, N.Y., 1975.
- Arnon, R., "Papain," Methods in Enzymology, (Perlmann, G.E., ed.), vol XIX, p. 226-243, Academic Press, New York, 1970.
- Ball, A.K. and E.F. Jansen, "Stoichiometric inhibition of chymotrypsin," Adv. Enzymol., 13, 321, 1952.
- Barrett, A.J., "The Classes of Proteolytic Enzymes," Plant Proteolytic Enzymes (Dalling, T.M., ed.), vol I, p. 2-16, CRC Press, Inc., Boca Raton, Florida, 1986.
- Baxter, R.M. and N.E. Gibbons, "The Cysteine desulphhydrase of Pseudomonas salinaria," Can.J. Microbiol., 3, 461-465, 1957.
- Bayley, S.T. and Kushner D.J. "The Ribosomes of the Extremely Halophilic Bacterium, Halobacterium cutirubrum," J. Mol. Biol., 9, 654-669, 1964.
- Belew, M. and J. Porath, "Extracellular Proteinase from Penicillium notatum," Methods in Enzymology, (Perlmann, G.E., ed.), vol XIX, p. 576-580, Academic Press, New York, 1970.
- Bidochka, M.J. and G.G. Khachatourians, "Regulation of extracellular protease in the entomopathogenic fungus Beauveria bassiana," Exp. Mycol. 12(2), 161-168, 1988.

- Brock, T.D., Biology of Microbiology (McElroy, W.D. and C.P. Swanson), p. 719-722, Prentice-Hall, Inc., Englewood Cliffs, New Jersey, 2<sup>nd</sup> ed., 1974.
- Bronke, B.J. and J.M. Hammel, "Gelatin as a complete, endogenous source of calcium for Serratia marcescens protease activity," J. Microbiol. Methods, 6(5), 253-256, 1987.
- Brud, R.S., E.G.D. Murray and N.R. Smith (eds.), Bergey's Manual of Determinative Bacteriology 7<sup>th</sup> ed., The Williams and Wilkins Co., Baltimore, 1957.
- Buchanan, R.E. and N.E. Gibbons (eds.) "Bergey's Manual of Determinative Bacteriology," 8<sup>th</sup> ed., The Williams and Wilkins Co., Baltimore, 1974.
- Cazzulo, J.J. and M.C. Videl, "Effect of monovalent cations on the malic enzyme from the extreme halophilic, Halobacterium cutirubrum," J. Bacteriol., 109, 437-439, 1972.
- Cho, K.Y., C.H. Doy and E.H. Mercer, "Ultrastructure of the Obligate Halophilic Bacterium Halobacterium halobium," J. Bacteriol., 94(1), 196-201, 1967.
- Colwell, R.R., C.D. Litchfield, R.H. Vreeland and N.E. Gibbons, "Taxonomic studies of halophilic bacteria," Paper submitted to International Journal of Systemic Bacteriology, April, 1977.
- Difco Manual : Dehydrated Culture Media and Reagent for Microbiology 10<sup>th</sup> ed. Difco Laboratory, 1984.
- Dundas, I.D., V.R. Srinivasan and H.O. Halvorson, "A Chemically defined medium for Halobacterium salinarium strain 1," Can. J. Microbiol., 9, 619-624, 1963.
- Dussault, H.P., "An Improved Technique for Staining Red Halophilic bacteria," J. Bacteriol., 70, 484-485, 1955.
- Fahrney, D.E. and A.M. Gold, "Sulfonyl fluorides as inhibitors of esterases. I Reaction rates with acetylcholine esterase, -chymotrypsin and trypsin," J. Am. Chem. Soc., 85, 997, 1963.

- Fruton, J.S., "The mechanism of the catalytic action of pepsin and related acid protease," Adv. Enzymol., 44, 1, 1976.
- Gallop, P.M. and S. Seifter, "Preparation and Properties of Soluble Collagens," Methods in Enzymology, (Colowick, S.P. and N.O. Kaplan, eds.), vol VI, pp. 635-641, Academic Press, New York and London, 1963.
- Gibbons, N.E., "The effect of salt concentration on the biochemical reactions of some halophilic bacteria," Can. J. Microbiol., 3, 249-255, 1957.
- Gochnauer, M.B. and D.J. Kushner, "Growth and nutrition of extremely halophilic bacteria," Can. J. Microbiol., 15, 1157-1165, 1969.
- Hale, M.B., "Relative activities of commercially available enzymes in the hydrolysis of fish protein," Food Technology, 23(1), 107-110, 1969.
- Hall, L.A., "Protein hydrolysate flavor ingredients for foods," Food Ind., 18(5), 95-98, 1946.
- Harrison, F.C. and M.E. Kennedy, "The red discoloration of cured cod fish," Trans. Royal. Soc. Canad., Ser III, 16, p. 101-152, 1922. cited by Anderson (1954)
- Hill, R.L., "Hydrolysis of Proteins," Advances in Protein Chemistry, vol. 20, 37, Academic Press, New York and London, 1965.
- Hochstein, L.I. and B.P. Dalton, "Salt Specificity of a Reduced Nicotinamide Adenine Dinucleotide Oxidase Prepared from a Halobacterium salinarium," J. Bacteriol., 95, 37-42, 1968.
- Holmes, P.K., I.D. Dundas and H.O. Halvorson, "Halophilic enzymes in Cell-Free Extract of Halobacterium salinarium," J. Bacteriol., 90, 1159-1160, 1965.
- Horikoshi, K. and Akiba, T., Alkalophilic Microorganisms, p. 93-142, Japan Scientific Societies Press, Tokyo, 1982.
- Ingram, M. and A.G. Kitchell, "Salt as a preservative for foods," J. Food Technol., 2, 1-15, 1967.

- Kaneda, T. and Y. Saito, "Soy Sauce Manufacture from Raw Fish Meat by Hydrolysis of Protein," Bull. Jap. Soc. Sci. Fish, 13, 272, 1948.
- Kole, M.M., I. Draper and D.F. Gerson, "Production of Protease by Bacillus subtilis using simultaneous control of glucose and ammonium concentrations," J. Chem. Technol. Biotechnol., 41(3), 197-206, 1988.
- Kushner, D.J., "Halophilic bacteria," Adv. Appl. Microbiol., 10, 73-99, 1968.
- Kushner, D.J. and S.T. Bayley, "The effect of pH on surface structure and morphology of the extreme halophile, Halobacterium cutirubrum," Can. J. Microbiol., 9, 53, 1963.
- Larsen, H., "Halophilism," The Bacteria, A treatise on Structure and function, vol IV: The physiology of growth, p. 297-342, Academic Press, New York, 1962.
- Larsen, H., Bergey's Manual of Systematic Bacteriology, (Holt, K.J.G., ed.), vol 1, p. 261-267, Williams & Wilkins, Baltimore, USA, 1984.
- Le Rudulier, D., A.R. Strom, A.M. Dandekar, L.T. Smith, and R.C. Valentine, "Molecular Biology of Osmoregulation," Science, 224, 1064-1068, 1984.
- Liener, I.E. and B. Friedenson, "Ficin," Methods in Enzymology, (Perlmann, G.E. ed.), vol XIX, p. 261-272, Academic Press, New York, 1970.
- Longo, A., J.R. Snay and M.M. Ataai, "Calcium requirements of residual protease in Bacillus subtilis DB 104," Biotechnol. Lett., 10(9), 649-654, 1988.
- McIver, R.C., R.J. Brodes and G.A. Reineccius, "Flavor of fermented Fish Sauce," J. Agric. Food. Chem., 30, 1017-1020, 1982.
- Murachi, T., "Bromelain Enzymes," Methods in Enzymology, (Perlmann, G.E. ed.), vol XIX, p. 273-284, Academic Press, New York 1970.

- Nakagawa, Y., "Alkaline Proteinase from Aspergillus," Methods in Enzymology, (Perlmann, G.E., ed.), vol XIX, p. 581-590, Academic Press, New York, 1970.
- Noel, R., Bergey's Manual of Systematic Bacteriology, (Holt, K.J.G., ed.), vol 1, Williams & Wilkins, Baltimore, USA, 1984.
- Norberg, P. and B.V. Hofsten, "Proteolytic enzymes from extremely halophilic bacteria," J. Gen. Microbiol., 55, 251-256, 1969.
- Norberg, P. and B.V. Hofsten, "Chromatography of a halophilic enzyme on hydroxylapatite in 3.4 M sodium chloride," Biochem. Biophys. Acta., 220, 132-133, 1970.
- Onishi, H., M.E. McCance and N.E. Gibbons, "A synthetic medium for extremely halophilic bacteria," Can. J. Microbiol., 11, 365-373, 1965.
- Ooshiro, Z., T. Ok, H. Une, S. Hayashi and T. Itakura, "Study on Use of Commercial Proteolytic Enzymes in producing of Fish Sauce," Mem. Fac. Fisch Kagoshima Univ., 30, 383-394, 1981.
- Ottensen, M. and J. Svendson, "The Subtilisins," Methods in Enzymology, (Perlmann, G.E., ed.), vol XIX, p. 199-214, Academic Press, New York, 1970.
- Perlmann, G.E. and L. Lorand (eds), "Proteolytic Enzymes," Methods in Enzymology, vol XIX, Academic Press, New York and London, 1970.
- Rederson, J.W. and B.E. Barker, "Protein Hydrolysis II. Use of Sulphuric Acid for the Control of Humin Formation and Loss of Tryptophan During Acid Hydrolysis," J. Sci. Food Agric., 5, 549-556, 1954.
- Reed, G., Enzymes in Food Processing, p. 123-126, Academic Press, New York and London, 1966.
- Reiji, Y., M. Sato, N. Tsuchiya and S. Ikeda, "Production of Fish Sauce from Sardine by Utilization of its Visceral Enzymes," Bull. Jpn. Soc. Sci. Fish, 49(3), 463-470, 1983.

- Saisithi, P., "Studies on the Origins and Development of the Typical Flavor and Aroma of Thai Fish Sauce," Ph.D. thesis, Univ. of Washington, 1967.
- Santinanalerts, P., "Roles of Microorganisms in the Fermentation of Nam Pla in Thailand : Relationship of the Bacteria isolated from Nam Pla Produced from Different Geographical Localities in Thailand," MS., Microbiology Faculty of Graduate Studies of Mahidol University, 1979.
- Sehgal, S.N. and N.E. Gibbons, "Effect of some metal ions on the Growth of Halobacterium cutirubrum," Can. J. Microbiol., 6, 165-169, 1960.
- Sen, D.P., N.V. Sripathy, N.L. Lahiry, A. Sreenivasan and V. Subrahmanyam, "Fish hydrolysates I, Rate of hydrolysis of fish flesh with papain," Food Technol., 16(5), 138, 1962.
- Shewan, J.M., "The microbiology of sea water fish," Fish as Food, (Borgstrom, G.), vol I, p. 487-560, Academic Press, New York, 1961.
- The Encyclopedia of Biochemistry, (Williams, R.J. and E.M. Lansford, eds.), p. 697-702, Jr. Reinhold Publishing corporation, New York, 1967.
- Thongthia, C. and M. Siriwongpairat, "Quantitation of Microorganisms in Fermenting Nam Pla," Symposium on Science and Technology for the Development of Northern Thailand, Chiang Mai, Abstract, 26, 86, 1978.
- Uyenco, V., I. Lawas, P.R. Briones and R.S. Tarue, "Mechanics of Bagoong (Fish Paste) and Patis (Fish Sauce) Processing," Proc. Indo-Pacif. Fish. Coun., 4, 210-222, 1953.
- Varavijja, P.S., Markol and R. Subhanka, "Preparation of Fish Sauce by a Quick Process," Thai Science Bulletin, 8(1), 6-9, 1957.
- Vardhanabhuti, S., P. Somchai and J. Sukhumavasi, "The use of papain in biological quick process for fish sauce production" Report No. 5 on Research Project No. 31/4 ASRCT Bangkok (mimeographed), 1968.

- Visco, S., and A. Fratoni, "Microbiological Process and the Penetration of Fish Sauce," Symposium Substances Entrangeres Aliments 6<sup>th</sup>, p. 505-525, Madrid, 1963.
- Volcani, E., Bergey's Manual of Systematic Bacteriology, (Brud, R.S., E.G.D. Murray, and N.R. Smith, eds.), 7<sup>th</sup> ed., Williams & Wilkins, Baltimore, USA, 1957.
- Voskresensky, N.A., "Salting of herring," Fish as Food (Borgstrom, G., ed.), Vol III, p. 107-131, Academic Press, New York and London, 1965.
- Wagner, F.W., "Assessment of Methodology for the Purification, Characterization and Measurement of Proteases," Plant Proteolytic Enzymes (Dalling, T.M., ed.), vol I, p. 17-40, CRC Press, Inc., Boca Raton, Florida, 1986.
- Ward, O.P., "Proteinases," Microbial Enzymes and Biotechnology, (Fogarty, W.M., ed.), p. 251-317, Applied Science Publishers, London and New York, 1983.
- Williams, R.J. and E.M. Lansford (eds.), "The Encyclopedia of Biochemistry," p. 697-702, Jr. Reinhold Publishing Corporations, New York, 1967.
- Yasunobu, K.T. and J. McConn, "Bacillus subtilis Neutral Protease," Methods in Enzymology, (Perlmann, G.E., ed.), vol XIX, p. 599-575, Academic Press, New York, 1970.

ภาคพนวก

ภาคผนวก ก

สูตรและวิธีการเตรียมอาหารสำหรับเลี้ยงเชื้อแบคทีเรีย

1. มีเดียม 73 (Norberg & Hofsten, 1969)

ผงสกัดจากเยื่อสต์	1.0	กรัม
เจลลาทิน	10.0	กรัม
วุน (Bacto agar)	16.0	กรัม
แมกนีเซียมชีลเฟต ( $MgSO_4 \cdot 7H_2O$ )	10.0	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ (KCl)	5.0	กรัม
แคลเซียมคลอไรด์ ( $CaCl_2 \cdot 2H_2O$ )	0.2	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ (NaCl)	ตามต้องการ	
น้ำกลั่น	1.0	ลิตร
ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่	7.0	
ละลายส่วนผสมทั้งหมดในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปนึ่งฟ้อทีความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว นาน 15 นาที		

2. มีเดียม 73 (ตัดแปลงสำหรับใช้ในงานวิจัยนี้)

ผงสกัดจากเยื่อสต์	1.0	กรัม
Skim milk	10.0	กรัม
วุน (Bacto agar)	16.0	กรัม
แมกนีเซียมชีลเฟต ( $MgSO_4 \cdot 7H_2O$ )	10.0	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ (KCl)	5.0	กรัม
แคลเซียมคลอไรด์ ( $CaCl_2 \cdot 2H_2O$ )	0.2	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ (NaCl)	250.0	กรัม
น้ำกลั่น	1.0	ลิตร
ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่	7.0	
ละลายส่วนผสมทั้งหมดในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปนึ่งฟ้อทีความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว นาน 15 นาที		

3. Tryptone-yeast extract-salt medium (Larsen, 1984)

แมกนีเซียมชีลเฟต ( $MgSO_4 \cdot 7H_2O$ )	2.0	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ (KCl)	5.0	กรัม

แคลเซียมคลอไรด์ ( $\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$ )	0.2	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $\text{NaCl}$ )	250.0	กรัม
พงสักดิจากอีสต์	5.0	กรัม
ทริฟโตัน (Tryptone)	5.0	กรัม
น้ำกํลั่น	1.0	ลิตร
ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่	7.0	
ละลายน้ำในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิวตัน นาน 15 นาที		

4. Complex medium of Sehgal and Gibbons (Sehgal and Gibbons, 1960)

กรดแคนโซอะมิโน (Casamino acid)	7.5	กรัม
พงสักดิจากอีสต์	10.0	กรัม
โซเดียมซิเตรต (Sodium citrate)	3.0	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $\text{KCl}$ )	2.0	กรัม
แมกนีเซียมชีลเฟต ( $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ )	20.0	กรัม
เฟอร์รัสคลอไรด์ ( $\text{FeCl}_2$ )	0.023	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $\text{NaCl}$ )	250.0	กรัม
น้ำกํลั่น	1.0	ลิตร
ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่	7.0	
ละลายน้ำในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิวตัน นาน 15 นาที		

5. Complex medium of Dundas (Dundas et al, 1963)

โซเดียมคลอไรด์ ( $\text{KCl}$ )	5.0	กรัม
แมกนีเซียมคลอไรด์ ( $\text{MgCl}_2 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$ )	5.0	กรัม
อะมอนเนียมคลอไรด์ ( $\text{NH}_4\text{Cl}$ )	5.0	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $\text{NaCl}$ )	250.0	กรัม
พงสักดิจากอีสต์	10.0	กรัม
น้ำกํลั่น	1.0	ลิตร
ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่	6.8	
ละลายน้ำในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิวตัน นาน 15 นาที		

6. Halobacterium medium broth (HMB) (สาขาวิชานาโนเทคโนโลยีชีวภาพ, 2531)

สารละลายน้ำ :

พงสกัดจากเยื่อสีต์	10.0	กรัม
แบคโตทริพโทน (Bacto tryptone)	2.5	กรัม
น้ำกลั่น	1.0	ลิตร
ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่	7.0	

สารละลายน้ำ :

โซเดียมคลอไรด์ (KCl)	5.0	กรัม
แมกนีเซียมซัลเฟต ( $MgSO_4 \cdot 7H_2O$ )	10.0	กรัม
แคลเซียมคลอไรด์ ( $CaCl_2$ )	0.2	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ (NaCl)	250.0	กรัม
น้ำกลั่น	700.0	ลิตร

นำส่วนของสารละลายน้ำ ก และสารละลายน้ำ แยกกันที่ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว นาน 15 นาที แล้วค่อยนำมาผสานกันโดยวิธีปลอดเชื้อ (aseptic technique)

7. อาหารเลี้ยงเชื้อสำหรับการทดลองข้อ 8.1

แมกนีเซียมซัลเฟต ( $MgSO_4 \cdot 7H_2O$ )	10.0	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ (KCl)	5.0	กรัม
แคลเซียมคลอไรด์ ( $CaCl_2 \cdot H_2O$ )	0.2	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ (NaCl)	250.0	กรัม
เจลลาทิน		
2.5 กรัม, 5.0 กรัม, 10.0 กรัม หรือ	15.0	กรัม
น้ำกลั่น	1.0	ลิตร
ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่	7.0	

ละลายน้ำในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปนึ่งห้องที่ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว นาน 15 นาที

8. อาหารเลี้ยงเชื้อก็ใช้ในการทดลองข้อ 8.2.1

แมกนีเซียมซัลเฟต ( $MgSO_4 \cdot 7H_2O$ )	10.0	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ (KCl)	5.0	กรัม
แคลเซียมคลอไรด์ ( $CaCl_2 \cdot H_2O$ )	0.2	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ (NaCl)	250.0	กรัม
เจลลาทิน	10.0	กรัม



การแคลสอะมิโน	1.0	กรัม หรือ
พงสักดจากสีสต์	1.0	กรัม หรือ
แอมโนเนียมคลอไรด์ ( $\text{NH}_4\text{Cl}$ )	1.0	กรัม
น้ำกลั่น	1.0	ลิตร

ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่ 7.0  
ละลายน้ำในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่ความดัน 15  
ปอนด์ต่อตารางนิ้ว นาน 15 นาที

#### 9. อาหารเลี้ยงเชื้อสำหรับการทดลองข้อ 8.2.2

แมกนีเซียมชัลเฟต ( $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ )	10.0	กรัม
รูปแพสเซียมคลอไรด์ ( $\text{KCl}$ )	5.0	กรัม
แคลเซียมคลอไรด์ ( $\text{CaCl}_2 \cdot \text{H}_2\text{O}$ )	0.2	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $\text{NaCl}$ )	250.0	กรัม
เจลลาทิน (Gelatin)	10.0	กรัม
พงสักดจากสีสต์ 1.0, 5.0 หรือ 10.0	กรัม	
น้ำกลั่น 1.0	ลิตร	

ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่ 7.0  
ละลายน้ำในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่ความดัน 15  
ปอนด์ต่อตารางนิ้ว นาน 15 นาที

#### 10. อาหารเลี้ยงเชื้อที่ใช้ในการทดลองข้อ 8.2.3

แมกนีเซียมชัลเฟต ( $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ )	10.0	กรัม
รูปแพสเซียมคลอไรด์ ( $\text{KCl}$ )	5.0	กรัม
แคลเซียมคลอไรด์ ( $\text{CaCl}_2 \cdot \text{H}_2\text{O}$ )	0.2	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $\text{NaCl}$ )	250.0	กรัม
เจลลาทิน	10.0	กรัม
แอมโนเนียมคลอไรด์ ( $\text{NH}_4\text{Cl}$ ) 1.0, 5.0, หรือ 10.0	กรัม	
น้ำกลั่น 1.0	ลิตร	

ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่ 7.0  
ละลายน้ำในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่ความดัน 15  
ปอนด์ต่อตารางนิ้ว นาน 15 นาที

11. อาหารเลี้ยงเชื้อที่ใช้ในการทดลองข้อ 8.2.4

แมกนีเซียมชัลเฟต $(MgSO_4 \cdot 7H_2O)$	10.0	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ $(KCl)$	5.0	กรัม
แคลเซียมคลอไรด์ $(CaCl_2 \cdot H_2O)$	0.2	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ $(NaCl)$	250.0	กรัม
เจลลาทิน	10.0	กรัม
กรดแคนส่องมนิโอน	1.0, 5.0, หรือ 10.0	กรัม
น้ำกลั่น	1.0	ลิตร
ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่	7.0	
ละลายน้ำและผสมทั้งหมดในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปบีบเนื้อเชื้อที่ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิวตัน นาน 15 นาที		

12. อาหารเลี้ยงเชื้อที่ใช้ในการทดลองข้อ 8.2.5

แมกนีเซียมชัลเฟต $(MgSO_4 \cdot 7H_2O)$	10.0	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ $(KCl)$	5.0	กรัม
แคลเซียมคลอไรด์ $(CaCl_2 \cdot H_2O)$	0.2	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ $(NaCl)$	250.0	กรัม
เจลลาทิน	10.0	กรัม
ผงสักดิจากายส์ต์	0.5	กรัม
แอมโนเนียมคลอไรด์ $(NH_4Cl)$ 1.0 หรือ 5.0 หรือ 10.0 กรัม		
น้ำกลั่น	1.0	ลิตร
ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่	7.0	
ละลายน้ำและผสมทั้งหมดในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปบีบเนื้อเชื้อที่ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิวตัน นาน 15 นาที		

13. อาหารเลี้ยงเชื้อที่ใช้ในการทดลองข้อ 8.2.6

แมกนีเซียมชัลเฟต $(MgSO_4 \cdot 7H_2O)$	10.0	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ $(KCl)$	5.0	กรัม
แคลเซียมคลอไรด์ $(CaCl_2 \cdot H_2O)$	0.2	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ $(NaCl)$	250.0	กรัม
เจลลาทิน	10.0	กรัม
กรดแคนส่องมนิโอน	0.5	กรัม
แอมโนเนียมคลอไรด์ $(NH_4Cl)$ 1.0 หรือ 5.0 หรือ 10 กรัม		

น้ำกัลล์ 1.0 ลิตร  
 ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่ 7.0  
 ละลายน้ำในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่ความดัน 15  
 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว นาน 15 นาที

14. อาหารเลี้ยงเชื้อสำหรับการทดลองข้อ 8.3.1

แมกนีเซียมซัลเฟต ( $MgSO_4 \cdot 7H_2O$ ) 10.0 กรัม  
 โซเดียมคลอไรด์ (KCl) 5.0 กรัม  
 แคลเซียมคลอไรด์ ( $CaCl_2 \cdot H_2O$ ) 0.2 กรัม  
 โซเดียมคลอไรด์ (NaCl) 250.0 กรัม  
 เจลลาทิน (Gelatin) 5.0 กรัม  
 ผงสักดิจากเยลล์ 1.0, 2.0 หรือ 5.0 กรัม  
 น้ำกัลล์ 1.0 ลิตร  
 ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่ 7.0  
 ละลายน้ำในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่ความดัน 15  
 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว นาน 15 นาที

15. อาหารเลี้ยงเชื้อที่ใช้ในการทดลองข้อ 8.3.2

แมกนีเซียมซัลเฟต ( $MgSO_4 \cdot 7H_2O$ ) 10.0 กรัม  
 โซเดียมคลอไรด์ (KCl) 5.0 กรัม  
 แคลเซียมคลอไรด์ ( $CaCl_2 \cdot H_2O$ ) 0.2 กรัม  
 โซเดียมคลอไรด์ (NaCl) 250.0 กรัม  
 เจลลาทิน (Gelatin) 5.0 กรัม  
 แคร์查看详情 0.5, 1.0, 2.0 หรือ 5.0 กรัม  
 น้ำกัลล์ 1.0 ลิตร  
 ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่ 7.0  
 ละลายน้ำในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่ความดัน 15  
 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว นาน 15 นาที

16. อาหารเลี้ยงเชื้อที่ใช้ในการทดลองข้อ 8.3.3

แมกนีเซียมซัลเฟต ( $MgSO_4 \cdot 7H_2O$ ) 10.0 กรัม  
 โซเดียมคลอไรด์ (KCl) 5.0 กรัม

แคลเซียมคลอไรด์ ( $\text{CaCl}_2 \cdot \text{H}_2\text{O}$ )	0.2	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $\text{NaCl}$ )	250.0	กรัม
เจลลาทิน	5.0	กรัม
พงสกัดจากเยื่อสต็อก	0.5	กรัม
แอนโอมเนียมคลอไรด์ ( $\text{NH}_4\text{Cl}$ )	0.5 หรือ 1.0	กรัม
น้ำกลั่น	1.0	ลิตร
ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่	7.0	
ละลายน้ำในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปนึ่งผ่าเชือกความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิวตัน นาน 15 นาที		

## 17. อาหารเลี้ยงเชือกที่ใช้ในการทดลองข้อ 8.3.4

แมกนีเซียมซัลเฟต ( $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ )	10.0	กรัม
โรแพสเซียมคลอไรด์ ( $\text{KCl}$ )	5.0	กรัม
แคลเซียมคลอไรด์ ( $\text{CaCl}_2 \cdot \text{H}_2\text{O}$ )	0.2	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $\text{NaCl}$ )	250.0	กรัม
เจลลาทิน	5.0	กรัม
กรดแคลสอะมิโน	0.5	กรัม
แอนโอมเนียมคลอไรด์ ( $\text{NH}_4\text{Cl}$ )	0.5 หรือ 1.0	กรัม
น้ำกลั่น	1.0	ลิตร
ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่	7.0	
ละลายน้ำในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปนึ่งผ่าเชือกความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิวตัน นาน 15 นาที		

## 18. อาหารเลี้ยงเชือกสำหรับการทดลองข้อ 8.4.1

แมกนีเซียมซัลเฟต ( $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ )	10.0	กรัม
โรแพสเซียมคลอไรด์ ( $\text{KCl}$ )	5.0	กรัม
แคลเซียมคลอไรด์ ( $\text{CaCl}_2 \cdot \text{H}_2\text{O}$ )	0.2	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $\text{NaCl}$ )	250.0	กรัม
เจลลาทิน	2.5	กรัม
พงสกัดจากเยื่อสต็อก	1.0, 2.0 หรือ 5.0	กรัม
น้ำกลั่น	1.0	ลิตร
ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่	7.0	
ละลายน้ำในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปนึ่งผ่าเชือกความดัน 15		

ปอนด์ต่อตารางนิ้ว นาน 15 นาที

19. อาหารเลี้ยงเชื้อที่ใช้ในการทดลองข้อ 8.4.2

แมกนีเซียมชัลเฟต ( $MgSO_4 \cdot 7H_2O$ )	10.0	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $KCl$ )	5.0	กรัม
แคลเซียมคลอไรด์ ( $CaCl_2 \cdot H_2O$ )	0.2	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $NaCl$ )	250.0	กรัม
เจลลาทิน	2.5	กรัม
กรดแคนส่องฟีโน	1.0, 2.0 หรือ 5.0	กรัม
น้ำกลั่น	1.0	ลิตร
ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่	7.0	

ละลายน้ำแล้วผสมทึบหมัดในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่ความดัน 15

ปอนด์ต่อตารางนิ้ว นาน 15 นาที

20. อาหารเลี้ยงเชื้อที่ใช้ในการทดลองข้อ 8.5

แมกนีเซียมชัลเฟต ( $MgSO_4 \cdot 7H_2O$ )	10.0	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $KCl$ )	5.0	กรัม
แคลเซียมคลอไรด์ ( $CaCl_2 \cdot H_2O$ )	0.2	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $NaCl$ )	250.0	กรัม
กลูโคส (Glucose)	10.0	กรัม
กรดแคนส่องฟีโน	10.0	กรัม หรือ
อะมอนเนียมคลอไรด์ ( $NH_4Cl$ )	10.0	กรัม หรือ
พงสกัดจากเยื่อสต์	1.0	กรัม
น้ำกลั่น	1.0	ลิตร
ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่	7.0	

ละลายน้ำแล้วผสมทึบหมัดในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่ความดัน 15

ปอนด์ต่อตารางนิ้ว นาน 15 นาที

21. อาหารเลี้ยงเชื้อสำหรับการทดลองข้อ 9.1.1

เจลลาทิน	10.0	กรัม
กรดแคนส่องฟีโน	0.5	กรัม
อะมอนเนียมคลอไรด์ ( $NH_4Cl$ )	0.5	กรัม
แคลเซียมคลอไรด์ ( $CaCl_2 \cdot H_2O$ )	0.2	กรัม

แมกนีเซียมชัลเฟต ( $MgSO_4 \cdot 7H_2O$ )

เจลลาทิน	0.0, 5.0, 10.0 หรือ 15.0	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $NaCl$ )	250.0	กรัม
น้ำกลิ้น	1.0	ลิตร
ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่	7.0	
ละลายส่วนผสมทั้งหมดในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปบีบ弄ผ่าเชือกความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว นาน 15 นาที		

22. อาหารเลี้ยงเชื้อสำหรับการทดลองข้อ 9.1.2

เจลลาทิน	10.0	กรัม
กรดแคลสโซมิโน	0.5	กรัม
แอมโนเนียมคลอไรด์ ( $NH_4Cl$ )	0.5	กรัม
แคลเซียมคลอไรด์ ( $CaCl_2 \cdot H_2O$ )	0.2	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $KCl$ )	2.5	กรัม
แมกนีเซียมชัลเฟต ( $MgSO_4 \cdot 7H_2O$ )		
เจลลาทิน	0.0, 5.0, 10.0 หรือ 15.0	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $NaCl$ )	250.0	กรัม
น้ำกลิ้น	1.0	ลิตร
ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่	7.0	
ละลายส่วนผสมทั้งหมดในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปบีบ弄ผ่าเชือกความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว นาน 15 นาที		

23. อาหารเลี้ยงเชื้อสำหรับการทดลองข้อ 9.1.3

เจลลาทิน	10.0	กรัม
กรดแคลสโซมิโน	0.5	กรัม
แอมโนเนียมคลอไรด์ ( $NH_4Cl$ )	0.5	กรัม
แคลเซียมคลอไรด์ ( $CaCl_2 \cdot H_2O$ )	0.2	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $KCl$ )	5.0	กรัม
แมกนีเซียมชัลเฟต ( $MgSO_4 \cdot 7H_2O$ )		
เจลลาทิน	0.0, 5.0, 10.0 หรือ 15.0	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $NaCl$ )	250.0	กรัม
น้ำกลิ้น	1.0	ลิตร
ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่	7.0	

ละลายน้ำในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปปั่นผ่าเชือกความดัน 15  
ปอนด์ต่อตารางนิวตัน นาน 15 นาที

24. อาหารเลี้ยงเชื้อสำหรับการทดลองข้อ 9.1.4

เจลลาทิน	10.0	กรัม
กรดแคลสโซมิโน	0.5	กรัม
แอมโมเนียมคลอไรด์ ( $\text{NH}_4\text{Cl}$ )	0.5	กรัม
แคลเซียมคลอไรด์ ( $\text{CaCl}_2 \cdot \text{H}_2\text{O}$ )	0.2	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $\text{KCl}$ )	7.5	กรัม
แมกนีเซียมซัลเฟต ( $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ )		
	0.0, 5.0, 10.0 หรือ 15.0	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $\text{NaCl}$ )	250.0	กรัม
น้ำกลั่น	1.0	ลิตร
ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่	7.0	

ละลายน้ำในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปปั่นผ่าเชือกความดัน 15  
ปอนด์ต่อตารางนิวตัน นาน 15 นาที

25. อาหารเลี้ยงเชื้อสำหรับการทดลองข้อ 9.2

เจลลาทิน	10.0	กรัม
กรดแคลสโซมิโน	0.5	กรัม
แอมโมเนียมคลอไรด์ ( $\text{NH}_4\text{Cl}$ )	0.5	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $\text{KCl}$ )	5.0	กรัม
แคลเซียมคลอไรด์ ( $\text{CaCl}_2 \cdot \text{H}_2\text{O}$ )		
	0.0, 0.1, 0.2 หรือ 0.4	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $\text{NaCl}$ )	250.0	กรัม
น้ำกลั่น	1.0	ลิตร
ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่	7.0	

ละลายน้ำในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปปั่นผ่าเชือกความดัน 15  
ปอนด์ต่อตารางนิวตัน นาน 15 นาที

26. อาหารเลี้ยงเชื้อสำหรับการทดลองข้อ 10

เจลลาทิน	10.0	กรัม
กรดแคลสอะมิโน	0.5	กรัม
แอกโนเนียมคลอไรด์ ( $\text{NH}_4\text{Cl}$ )	0.5	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $\text{KCl}$ )	5.0	กรัม
แคลเซียมคลอไรด์ ( $\text{CaCl}_2 \cdot \text{H}_2\text{O}$ )	0.2	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $\text{NaCl}$ )	250.0	กรัม
น้ำกลั่น	1.0	ลิตร

ละลายน้ำในน้ำ ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่ 4.0, 5.0, 6.0, 7.0 หรือ 8.0 นำไปนึ่งผ่าเชื้อที่ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว นาน 15 นาที

27. Motility-test medium (สารบัญ ประเสริฐวัฒน์, 2531)

แบคโตทริพโตน (Bacto tryptone)	10.0	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $\text{NaCl}$ )	250.0	กรัม
วุน (Bacto agar)	5.0	กรัม
ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่	7.2	

ละลายน้ำในน้ำ ต้มจนละลาย นำไปนึ่งผ่าเชื้อที่ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว นาน 15 นาที

28. Urea broth

ใช้อาหารสำเร็จรูป Urea broth medium ของ Difco ซึ่งประกอบด้วย		
ผงสกัดจากเยื่อสต์	0.1	กรัม
โซเดียมไนโตรเจนฟอสเฟต ( $\text{KH}_2\text{PO}_4$ )	9.1	กรัม
ไนโตรเจนไนโตรเจนฟอสเฟต ( $\text{K}_2\text{HPO}_4$ )	9.5	กรัม
ยูเรีย (urea), Difco	20.0	กรัม
แบคโตฟีนอลเรด (Bacto phenol red)	0.01	กรัม
ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่	6.8	

โดยชั่งน้ำ 38.7 กรัมต่อน้ำ 1 ลิตร เติมโซเดียมคลอไรด์ให้ความเข้มข้นสุดท้ายเป็น 25 เปอร์เซ็นต์ ทำให้ปราศจากเชื้อโดยใช้ Millipore filter

## 29. Phenol red broth base

ใช้อาหารสำเร็จรูป Phenol red broth base medium ของ Difco ซึ่งประกอบด้วย

แบคโตบีฟเอกซ์แทรก (Bacto beef extract)	1.0	กรัม
โปรตีโอดีเพปตอโน (proteose peptone)	10.0	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ (NaCl)	5.0	กรัม
ฟีนอลเรด (phenol red)	0.018	กรัม

โดยซึ่งมา 16 กรัมต่อหน้า 1 ลิตร เติมโซเดียมคลอไรด์ให้ความเข้มข้นสุดท้ายเป็น 25 เปอร์เซ็นต์ ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่ 7.4 หลังจากนั้นเติม 1 เปอร์เซ็นต์ ของคาร์บอไนโตรที่ต้องการทดสอบ หลังจากนั้นผ่าเชือกให้น้ำยาแห้งน้ำเย็นทันที เพื่อป้องกัน น้ำตาลแตกตัว

## 30. อาหารเลี้ยงเชื้อสำหรับการสร้างน้ำย่อยไขมัน

ส่วนประกอบเหมือน มีเดียม 73 นิ่งพาร์เซ็นต์ Tween 80 จำนวน 80.0 มิลลิลิตร แยกต่างหากแล้วนำมานำมาผสมกายหลังโดยใช้วิธีปัลลตเชื้อ

## 31. Triple sugar iron agar

ใช้อาหารสำเร็จรูป Triple sugar iron agar ของ Difco ซึ่งประกอบด้วย

แบคโตบีฟเอกซ์แทรก (Bacto beef extract)	3.0	กรัม
แบคโตเยลล์เอกซ์แทรก (Bacto yeast extract)	3.0	กรัม
แบคโตเพปตอโน (Bacto peptone)	15.0	กรัม
โปรตีโอดีเพปตอโน (proteose peptone), Difco	5.0	กรัม
แบคโตแลคโตส (Bacto lactose)	10.0	กรัม
แบคโตแซคคาโรส (Bacto saccharose)	10.0	กรัม
แบคโตเดกซ์โทรส (Bacto dextrose)	1.0	กรัม
เฟอร์สชัลเฟต ( $\text{FeSO}_4$ )	0.2	กรัม
โซเดียมคลอไรด์	5.0	กรัม
โซเดียมไนโตรเจต	0.3	กรัม
วุน (Bacto agar)	12.0	กรัม
แบคโตฟีนอลเรด (Bacto phenol red)	0.024	กรัม
ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่	7.4 ± 0.2	

## ภาคผนวก ๙

### สื่อสารและสารเคมีที่ใช้ในการทดลอง

1. 1.0 เบอร์เซ็นต์เครื่องใน 0.1 โนลาร์กิริชบัฟเฟอร์ pH 8.0 ซึ่งมีโซเดียมคลอไรด์ 15 เบอร์เซ็นต์

1.1 0.1 โนลาร์กิริชบัฟเฟอร์ pH 8.0

ทริช-เบส (Tris-base)	12.11	กรัม
น้ำกลั่น	900.00	มิลลิลิตร

ปรับ pH ให้เป็น 8.0 ด้วยการใช้ตัวกรดไดออกซิเจนขัน จากนั้นเติมน้ำกลั่นให้ครบ 1 ลิตร

1.2 ซังโซเดียมคลอไรด์ 150 กรัม ใส่ใน Volumetric flask ขนาด 1 ลิตร เติมสารละลายน้ำ 1.1 ให้ครบ 1 ลิตร

1.3 ซังเคเชอิน 1 กรัมใส่ในสารละลายน้ำ 1.2 ปริมาตร 100.0 มิลลิลิตร กวนด้วยแท่งแม่เหล็กจนได้สารละลายน้ำซึ่งจะคล้ายแบงน้ำ

2. 10 เบอร์เซ็นต์กรดไตรคลอโรอะซิติก

กรดไตรคลอโรอะซิติก (Trichloroacetic acid)	10.0	กรัม
น้ำกลั่น	100.0	มิลลิลิตร

ละลายน้ำให้เข้ากัน เก็บในขวดสีน้ำตาล

3. สารละลายน้ำที่ใช้ในการหาปริมาณโปรตีนโดยวิธีของ Lowry

รีเอเจนต์ A : โซเดียมคาร์บอนเนต ( $\text{Na}_2\text{CO}_3$ ) 20.0 กรัม

โซเดียมไฮดรอกไซด์ ( $\text{NaOH}$ ) 4.0 กรัม

โซเดียมโพแทสเซียมทาร์ตรेट (Sodium potassium tartrate) 0.2 กรัม

น้ำกลั่น 1.0 ลิตร

รีเอเจนต์ B : คัปเบอร์ชลเฟต ( $\text{CuSO}_4 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$ ) 5.0 กรัม

น้ำกลั่น 1.0 ลิตร

รีเอเจนต์ C : พสมรีเอเจนต์ A 50 มิลลิลิตร กับรีเอเจนต์ B 1 มิลลิลิตร (ผสมก่อนใช้)

รีเอเจนต์ D : พสม Folin-Ciocalteu's Phenol reagent 1 ส่วนกับน้ำกลั่น 1 ส่วน (ผสมก่อนใช้)



โดยปริมาณ 6.5 กรัมต่อน้ำ 1 ลิตร เติมโซเดียมคลอไรด์ให้ความเข้มข้นสุดท้ายเป็น 25 เปอร์เซ็นต์ ปรับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่ 7.4 นั่งผ่าเชื้อตามวิธีดังกล่าวมาแล้ว

### 32. Simmon citrate agar

ไข้อาหารสำเร็จรูป Simmon citrate agar ของ Difco ชิ้งประกอบด้วย		
แอมโนเนียมไนโตรเจนฟอสเฟต ( $\text{NH}_4\text{H}_2\text{PO}_4$ )	1.0	กรัม
ไนโปแตลสีเขียวไนโตรเจนฟอสเฟต ( $\text{K}_2\text{HPO}_4$ )	1.0	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $\text{NaCl}$ )	5.0	กรัม
โซเดียมซิตรริก (Na-citrate)	2.0	กรัม
แมกนีเซียมซัลไฟด์ ( $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ )	0.2	กรัม
วุ้น (Bacto agar)	15.0	กรัม
บرومฟายมอลบลู (Bromthymol blue)	0.08	กรัม

โดยปริมาณ 24.2 กรัมต่อน้ำ 1 ลิตร เติมโซเดียมคลอไรด์ให้ความเข้มข้นสุดท้ายเป็น 25 เปอร์เซ็นต์ ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่ 6.9 นั่งผ่าเชื้อตามวิธีดังกล่าวด้วย

### 33. Thioglycolate medium

ไข้อาหารสำเร็จรูปของ Difco ชิ้งประกอบด้วย		
แบบโคไซโตน (Bacto casitone)	15.0	กรัม
แบบโคเยลล์สต์เอกซ์แทร็ก (Bacto yeast extract)	5.0	กรัม
แบบโคดextrose (Bacto dextrose)	5.5	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $\text{NaCl}$ )	2.5	กรัม
แอลซิสทีน (L-cystine), Difco	0.5	กรัม
โซเดียมไทโอกอไกลโคเลท ( $\text{Na-thioglycolate}$ )	0.5	กรัม
วุ้น (Bacto agar)	0.75	กรัม
เรซารูริน (Reazurin)	0.001	กรัม

โดยปริมาณ 20.8 กรัมต่อน้ำ 1 ลิตร โดยเติมวุ้นลงไปอีก 12 กรัม และเติมโซเดียมคลอไรด์ ให้ความเข้มข้นสุดท้ายเป็น 25 เปอร์เซ็นต์ ปรับระดับความเป็นกรดด่าง (pH) ที่ 7.1 นั่งผ่าเชื้อตามวิธีดังกล่าวมาแล้ว

4. สารที่ใช้ในการทดลองข้อ 12

4.1 1.0 เปอร์เซ็นต์酇อีนใน 0.1 โนลาร์ อะซิเตกบัฟเฟอร์ pH 6.0 ชั่งน้ำโซเดียมคลอไรด์ 15 เปอร์เซ็นต์

4.1.1 0.1 โนลาร์อะซิเตกบัฟเฟอร์ pH 6.0

โซเดียมอะซิเตก	8.203	กรัม
น้ำกลั่น	900.0	มิลลิลิตร

ปรับ pH เป็น 6.0 ด้วย กรดอะซิติก (acetic acid) จากนั้นเติมน้ำกลั่นให้ครบ 1 ลิตร

4.1.2 ชั่งโซเดียมคลอไรด์ 150 กรัมใส่ในสารละลายน้ำ 4.1.1

ให้ครบ 1 ลิตร

4.1.3 ชั่ง酇อีน 1 กรัมใส่ในสารละลายน้ำ 4.1.2 ปริมาตร 100 มิลลิลิตร การด้วยแท่งแม่เหล็กน้ำได้สารละลายนักฆ่าคล้ายแบ่งน้ำ

4.2 1.0 เปอร์เซ็นต์酇อีนใน 0.1 โนลาร์ฟอสเฟตบัฟเฟอร์ pH 7.0 ชั่งน้ำโซเดียมคลอไรด์ 15 เปอร์เซ็นต์

4.2.1 0.1 โนลาร์ฟอสเฟตบัฟเฟอร์ pH 7.0

สารละลายน้ำ ก : โซเดียมฟอสเฟตโนโนเบลิก

$(NaH_2PO_4 \cdot H_2O)$	27.6	กรัม
เติมน้ำกลั่นให้ครบ	1.0	ลิตร

สารละลายน้ำ ข : โซเดียมฟอสเฟตไดโนเบลิก

$(Na_2HPO_4)$	28.4	กรัม
เติมน้ำกลั่นให้ครบ	1.0	ลิตร

ผสมสารละลายน้ำ ก 390 มิลลิลิตร

สารละลายน้ำ ข 610 มิลลิลิตร

น้ำกลั่น 1.0 ลิตร

4.2.2 ชั่งโซเดียมคลอไรด์ 150 กรัมใส่ใน volumetric flask

ขนาด 1 ลิตร แล้วเติมสารละลายน้ำ 4.2.1 ให้ครบ 1 ลิตร

4.2.3 ชั่ง酇อีน 1 กรัมใส่ในสารละลายน้ำ 4.2.2 ปริมาตร 100 มิลลิลิตร การด้วยแท่งแม่เหล็กน้ำได้สารละลายนักฆ่าคล้ายแบ่งน้ำ

4.3 1.0 เปอร์เซ็นต์酇อีนใน 0.1 โนลาร์กริชบัฟเฟอร์ pH 9.0 ชั่งน้ำโซเดียมคลอไรด์ 15 เปอร์เซ็นต์ วิธีเตรียมหนึ่งห้อ 1 แต่ปรับ pH เป็น 9.0

5. แอมมอนเนียมออกซ่าเดทคริสตอลไวโวเลต (Ammonium oxalate crystal violate)

คริสตอลไวโวเลต (Crystal violate)	2.0 กะรัม
เอทานอล 95 เปอร์เซ็นต์ (Ethanol 95%)	20.0 มิลลิลิตร
ละลายน้ำผลสัมฤทธิ์ให้เข้ากันแล้วเติมสารละลายแอมมอนเนียมออกซ่าเดท (Ammonium oxalate) 1 เปอร์เซ็นต์ ลงไป 80.0 มิลลิลิตร	

6. แกรนไอกอเด็น (Gram's Iodine)

โซเดียมไอกอไಡต์ (KI)	2.0 กะรัม
คริสตอลไอกอเด็น (Crystal Iodine)	1.0 กะรัม
น้ำกลั่น	300.0 มิลลิลิตร
ผสมคริสตอลไอกอเด็น และโซเดียมไอกอไಡต์ ลงไปในปอกรัง (Mortar) และบดให้เข้ากัน หลังจากนั้นนำไปละลายในน้ำกลั่น 300 มิลลิลิตร เก็บไว้ในขวดสีน้ำตาล	

7. Ziehl-Neelsen's carbofuchsin stain

เบซิคฟูชซิน (basic fuchsin)	0.3 กะรัม
เอทานอล (ethanol) 95 เปอร์เซ็นต์	10.0 มิลลิลิตร
ฟีโนลคริสตอล (phenol crystals)	5.0 กะรัม
น้ำกลั่น	95.0 มิลลิลิตร
ละลายเบซิคฟูชซิน ด้วยเอทานอล 95 เปอร์เซ็นต์ และละลายฟีโนล ด้วยน้ำกลั่น จึงได้สารละลายทึบส่องภาพสมกัน	

8. ไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ (hydrogen peroxide) 5 เปอร์เซ็นต์

สารละลายไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ เช่น ขัน 30 เปอร์เซ็นต์	16.67 มิลลิลิตร
น้ำกลั่น	83.3 มิลลิลิตร

9. Tetramethyl-p-phenylenediamine dihydrochloride solution

tetramethyl-p-phenylenediamine dihydrochloride	1.0 กะรัม
น้ำกลั่น	100.0 มิลลิลิตร
ละลายน้ำผลสัมฤทธิ์ให้เข้ากันด้วยน้ำ 15 นาที ก่อนนำไปใช้ เตรียมก่อนใช้ทุกครั้ง	

10. สารละลายน้ำทดสอบไนตริท (nitrite test solution)

สารละลายน้ำ.

กรดซัลฟานิลิก (sulfanilic acid)	0.8 กรัม
กรดอะซิติก (acetic acid) เช่นขัน 5 นาอร์นอล	100.0 มิลลิลิตร

สารละลายน้ำ.

แอลfa-นาฟทิลามีน (alpha naphthylamine)	0.5 กรัม
กรดอะซิติก (acetic acid) เช่นขัน 5 นาอร์นอล	100.0 มิลลิลิตร

11. สารละลายโคแวก (Kovacs solution)

พาราไดเมธิโอลามิโนเบนซีลไดไฮด์ (para-dimethyl aminobenzaldehyde)	5.0 กรัม
--	----------

เอมิลหรือบิวทิลแอลกอฮอล (amyl or butyl alcohol) 75.0 มิลลิลิตร

กรดไฮโดรคลอริก เช่นขัน (conc.HCl) 25.0 มิลลิลิตร

ละลายส่วนผสมทั้งหมดเข้าด้วยกัน ใส่ในขวดสีน้ำตาล เก็บไว้ในที่อุณหภูมิต่ำ

12. 9.5 เปอร์เซ็นต์กลูต้าอัลดีไฮด์ใน 0.1 โนลาร์ฟอสเฟตบัฟเฟอร์ pH 7.0,  
โซเดียมคลอไรด์ 25 เปอร์เซ็นต์ และแคลเซียมคลอไรด์ 0.1 เปอร์เซ็นต์

กลูต้าอัลดีไฮด์ 50 เปอร์เซ็นต์ 5.0 มิลลิลิตร

0.2 โนลาร์ฟอสเฟตบัฟเฟอร์ 50.0 มิลลิลิตร

โซเดียมคลอไรด์ 25.0 กรัม

แคลเซียมคลอไรด์ 1.0 กรัม

น้ำกลั่นให้ครบ 100.0 มิลลิลิตร

ละลายส่วนผสมให้เข้ากัน ถ้ามีตะกอนขุ่นให้กรองด้วยกระดาษกรอง  
Whatman เบอร์ 5 ใส่ในขวดสีน้ำตาลและเก็บตู้เย็น

13. 2 เปอร์เซ็นต์โซเนียมเตรดตรอกไซด์ในโซเดียมคลอไรด์ 25 เปอร์เซ็นต์และ  
แคลเซียมคลอไรด์

โซโนเมเนียมเตรดตรอกไซด์ 4 เปอร์เซ็นต์ 50.0 มิลลิลิตร

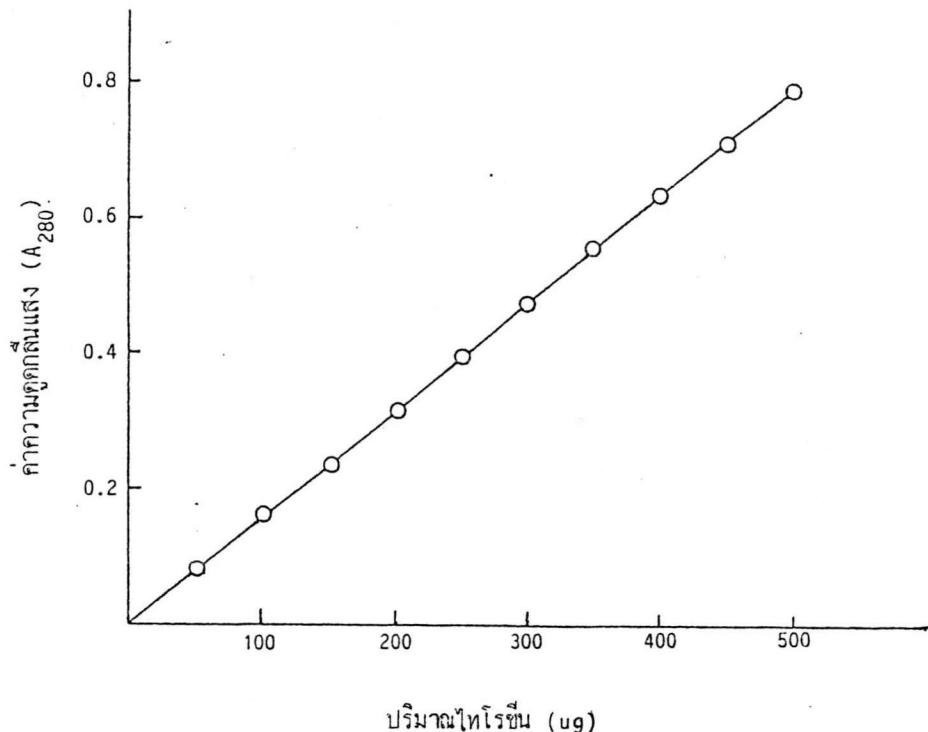
โซเดียมคลอไรด์ 25.0 กรัม

แคลเซียมคลอไรด์ 1.0 กรัม

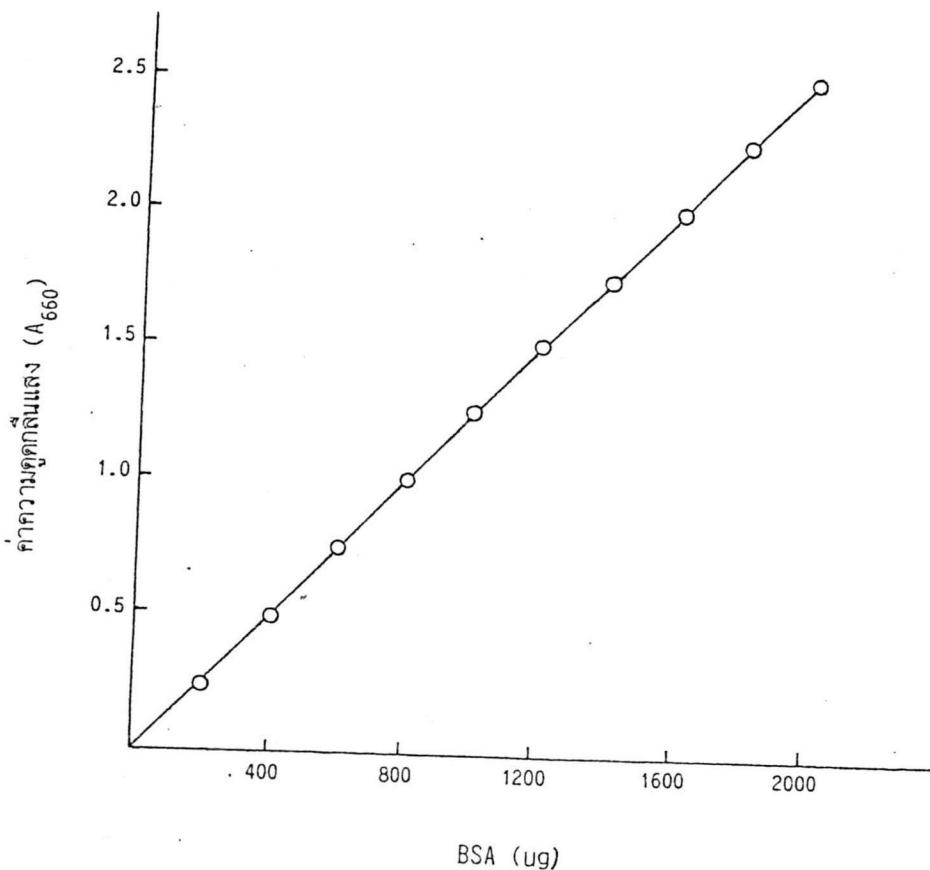
น้ำกลั่นให้ครบ 100.0 มิลลิลิตร

ฉะลักษณ์ส่วนผสมให้เข้ากันในตู้ดูดควัน (fume hood) ใช้ในขั้นตอน  
น้ำตาล ปิดฝาขวดให้แน่น เก็บไว้ในตู้ดูดควัน  
หมายเหตุ ออสเมียมเตรคตรอยซ์ด์เป็นสารอันตราย ไม่ควรสูดมหรือถูกผิวนั้งเป็นอันขาด

ການພັນກຸກ



ການພາຕරຊານແສດງຄ່າອຸດກຳສັນແສງທີ່ຄວາມຍາວຄົນ 280 ນາໂນເມຕຣ  
ກັບສາງລະລາຍມາຕරຊານໄກໂຮງໝົນ



กราฟมาตราฐานสำหรับวิเคราะห์ปริมาณโปรตีนโดยวิธี Lowry  
โปรตีนมาตรฐานที่ใช้ คือ bovine serum albumin (BSA)

ประวัติผู้เขียน

นางสาวศิริเนญ เวชสารัมย์ เกิดวันที่ 5 ตุลาคม 2501 ที่กรุงเทพมหานคร  
จบการศึกษา วทบ. (ชีววิทยา) มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ ปีการศึกษา 2524 ปัจจุบันทำงาน  
ที่ศูนย์เครื่องมือวิจัยวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

