

เอกสารอ้างอิง



ภาษาไทย

วานิช แสงพิทักษ์, ไฟเราะ บินพานิชการ, ไสว เริงสาราณ, สุรพงศ์ นังคสัตถศานต์ และนัน พลอุบล, " Bioconversion of *Pueraria mirifica* Sterols into 4- androstene - 3, 17 - dione (AD) by *Mycobacterium fortuitum*, " การประชุมวิชาการวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีแห่งประเทศไทย ครั้งที่ 14, หน้า 416-417, ห้างผู้ส่วนจากกัดพันนีพับบลิชชิ่ง, กรุงเทพมหานคร, 2531.

ภาษาอังกฤษ

- Arima, K.M., Nagasawa, M.B., and Tamura,G., " Microbial Tranformation of Sterols Part I. Decomposition of Cholesterol by Microorganisms, " Agric. Biol. Chem. , 33, 1636-1643, 1969.
- Bammi, R.K., and Randhawa, G.S., Dioscorea Improvement Project Status Report, vol.18, pp. 61-62, 1972.
- Bernfeld, P. " Amylase, α and β , " Method in Enzymology (Colowick, P.S. and Kaplan, O.N. eds.), vol 1,149, Academic Press Inc. Publishers, N.Y., 1955
- Boehme, K.H., and Hoerhold, C., Z. Allg. Mikrobiol., 20, 85, 1980
- Burton, K., Biochem. J. , 61, 473, 1955.
- Capek, A., Hanc, O., and Tadra, M., " Chemistry of Steroids, " Microbial Transformations of Steroids, pp. 11-13, Academia, Prague, 1966.
- Clark, J.M., and Switzer, R.L., " Isolation of Bacterial DNA," Experimental Biochemistry, pp. 229-231, W.H.Freeman and Company, Sanfrancisco, 1977.

- Conner, A.N., Nagaoka, M., Rowe, J.W., and Perlman, D.,
"Microbial Conversion of Tall Oil Sterols to C₁₉
Steroids, "Appl. Environ. Microbiol., 32, 310 - 311, 1976.
- Crueger, W., and Crueger, A., "Transformation of Steroids and
Sterols, "Biochemistry. A textbook of Industrial
Microbiology, pp. 254-260, Science Tech, Inc., Madison, 1984.
- Fieser, L.F., and Fieser, M., Steroids, pp. 504, Reinhold Publ.
Corp., New York, 1959.
- Fiesher and Fiesher, Steroids, 555-556, 1959.
- Hillis, W.E., Wood Extractives and their Significance to
the Pulp and Paper Industries, pp. 400-401, Academic
Press, New York, 1967.
- Huggett, A. St. G. and Nixon, D.A., "Enzymatic Determination of
Blood Glucose," Biochem. J., 66, 1, 12, 1957.
- Hzuka, H., and Naito, A., "Microbial Transformation of Steroid
Hormones, "Microbial Transformation of Steroids and
Alkaloids, pp 39-61, University of Tokyo Press, ToKyo, 1967.
- Imschenetskii, A.A., Efimochkina, E.F., Zanin, V.A., and Nikitin,
L.E., "Decomposition of Cholesterol by Mycobacteria,"
Mikrobiologiya, 37, 1, 31-37, 1968.
- Kans, S., Tanaka, K., Hibons, I., and Shibuya, S., "New
Synthesis of Corticosteroids from 17-keto Steroids :
Application and Stereochemical. Study of the Unsaturated
Sulfoxide-Sulfonate," J. Org. Chem., 1582-1584, 1979.
- Kick-Othmer, "Steroids, "Encyclopedia of Chemical
Technology, pp. 645-729, Wiley-Interscience, 1983.
- Kimura et al., "Benzene, "The Merck Index, 10th ed.,
pp.166, Merck I Co., Inc. New Jersey, 1983.

- Kieslich, K., "Steroid Conversions," Microbial Enzymes and Bioconversion (Rose, A.H.ed.) vol.5, pp.439-453,
Academic Press Inc., London, 1980.
- Koepsell, H.J., "1-Dehydrogenation of Steroid by Septomyxa affinis.," Biotechnol. Bioeng., 4, 57-63, 1962.
- Kominek, L.A., "Process for the Microbiological 1-Dehydrogenation of Certain 4,9-(11)-Pregnadienes," US. Patent 3,770,586, 1973.
- Lee, B.K., Brown, W.E., Ryn, D.Y. Jacobson, H., and Thoma, R.W., "Influence of Mode of Steroid Substrate Addition on Conversion of Steroid and Growth Characteristics in a Mixed Culture Fermentation," J. Gen. Microbiol., 61, 97-105, 1970.
- Lehman, R.W., and Embree, N.D., "Soybean Oil Sterols," Soybean and Soybean products, vol 2, pp. 836-847, Interscience Publisher, Inc., New York, 1951.
- Lowenstein, Ann. Inst. Pasteus., 50, 161, 1953.
- Mann, K.M., Hanson, F.R., O' Connell, P.W. Anderson, H.V., Brunner, M.P., and Karmemaat, J.N., "Studies of the Microbiological Oxidation of Steroids by Cunninghamella blakesleeana H-334. I. The Effect of Alcohol and Phenol," Appl. Microbiol., 3, 14-16, 1955.
- Marsheck, W.J., Heights, A., and Kraychy, S., "Selective Microbiological Preparation of Androst-4-ene-3, 17-dione," US. Patent 3,759,791, 1973.
- Marsheck, W.J., Kraychy, S., and Muir, R.D., "Microbial Degradation of Sterols," Appl. Microbiol., 23, 72-77, 1972.

- Martin, C.K.A., Adv. Appl. Microbiol., 22, 29, 1977.
- _____, " Sterols, " Biotechnology (Rehm, H.J., and Reed, G.eds.), vol. 6a, pp. 2-19, Verleg Chemie, Florida. Basel, 1984.
- Martin, C.K.A., and Wagner, F., " Microbial Transformation of - Sitosterol by *Nocardia sp.* M 29, " Eur. J. Appl. Microbiol., 2, 243-255, 1976.
- Mhaskar, V.V., and Kulkarni, A.B., " Composition of Sugarcane Wax, " J. Sci. Ind. Kes., 16 B, 374-375, 1956.
- Miesher, K. and Fischer, W., US. Patent 2, 253, 798, 1941.
- Miller, T.L., " Steroid Fermentations, " Comprehensive Biotechnology (Moo-Young, M.ed.), vol.3, pp. 297-318, Pergamon Press, New York, 1980.
- Murray, H.C., " Microbiology of Steroids, " Industrial Microbiology (Miller, B.M., and Litsky, W.eds), pp. 79-105, McGraw-Hill Brook Co.Inc., New York, 1976.
- Nagasawa, M., Bae, M., Tamura, G., and Arima, K., " Microbial Transformation of Sterols Part II. Cleavage of Sterol Chains by Microorganisms," Agric. Biol. Chem., 33, 11, 1644-1650, 1969.
- Nagasawa, M., Harshiba, H., Watanabe, N., Bae, M., Tamura, G., and Arima, K., " Microbial Transformation of Sterols Part IV. C₁₉-Steriod Intermediates in the Degradation of Cholesterol by *Arthrobacter simplex*, " Agric. Biol. Chem., 34, 5, 801-804, 1970.
- Nagasawa, M., Watanabe, N., Hashiba, H., Tamura, G. and Arima, K., " Microbial Transformation of Sterols Part III. Substrate Specificity for Cleaving Steroid Side Chains

by *Arthrobacter simplex*, " Agric. Biol. Chem., 34, 5, 798-800, 1979.

Nagasawa, M., Watanabe, N., Hashiba, H., Murakami, M., Bae, M., and Tamura, G., " Microbial Transformation of Sterols Part V. Inhibitors of Microbial Degradation of Cholesterol, " Agric. Biol. Chem., 34, 6, 838-844, 1970.

O'Connell, P.W., Mann, K.M., Neilson, E.D., and Hanson, F.R., " Studies on the Microbiological Oxidation of Steroids by *Cunninghamella blakesleena* H-344 II. Medium Design, " Appl. Microbiol., 3, 16-20, 1955.

Peterson, D.H., " Microbial Transformations of Steroids and their Application to the Preparation of Hormones and Derivatives, " Biochemistry of Industrial Microorganism (Rainbow, R.ed.), pp. 537-605, Academic Press, New York, 1963.

Runyon, E.H., Wayne, L.G., and Kubica, G.P., " Family II Mycobacteriaceae, " Bergey's Manual of Determinative Bacteriology (Buchanan, R.E., and Gibbons, N.E. Co-editors), 8th ed., pp. 681-700, Williams Wilkins Company, Baltimore, 1974.

Ryu, D.D.Y., and Lee, B.K., " An Example of Process Optimization of Enzymatic Transformation of Steroids, " Proc. Biochem., 15-19, 1975.

Sonomoto, K., Usui, N., Tanaka, A., and Fukui, S., " 9 α -Hydroxylation of 4-androstene-3, 17-dione by Gel-Entrapped *Corynebacterium* sp. Cells, " Eur. J. Appl. Microbiol. Biotechnol., 17, 203-210, 1983.

Sauerbaum, J., Martin, C.K.A., and Wagner, F., 1 st Eur. Congr.

Biotechnol., Interlaken 1978, pp. 138, 1978.

Schoemer, U., and Martin, C.K.A., Biotechnol. Bioeng., 22,
Suppl. 1, 11, 1980.

Sih C.J., and Bennett, R.E., " Steroid 1- Dehydrogenase of
Nocardia restrictus, " Biochim. Biophys. Acta, 56,
584-592, 1962.

Sikyta, B., " Culuture equipment, " Methods in Industrial
Microbiology, pp. 38-42, Ellis Horwood Limited,
Chichester, 1983.

Srivastava, S.K., Srivastava, R.A.K., and Mathur, S.N.,
"Biotransformation of Sugar-Cane Sterols into Androsta-1,4-
diene-3, 17-dione (ADD) by *Arthrobacter globiformis*
Str. Oxydans, " J. Appl. Bacteriol., 59, 399-402,
1985.

Takeda, R., Nakanishi, I., Terumichi, J., Uchida, M., Katsumata,
M., Uchibayashi, M., and Nawa, H., " Transformation of
Reichstein's substance S to prednisolone by Pseudomonas,
" Tetrahedron Lett., 18, 17-19, 1959.

Thoma, R.W., Fried, J., Bonanno, S., and Grabowich, P., "
Oxidation of Steroids by Microorganisms IV. 16 α -
Hydroxylation of 9 α -Fluorohydrocortisone and 9 α -
Fluoroprednisolone by *Streptomyces roseochromogenes*,
J. Am. Chem. Soc., 79, 4818, 1957.

Watanabe, K., Aihara, H., Tachi, N., and Nakamuka, R.,
"Degradation of Cholesterol-Degrading Bacteria, " J. Appl.
Bacteriol., 151-155, 1987.

Watanabe, K., Shimizu, H., Aihara, H., Nakamura, R., Suzuki, K. I., and Komagata, K., " Isolation and Identification of Cholesterol Degrading Rhodococous Strains from Food of Animal Origin and their Cholesterol oxidase Activities, " J. Gen. Appl. Microbiol., 32, 137-147, 1986.

Whitmarsh, J.M., Biochem. J., 90, 23, 1964.

Wovcha, M.G., Antosz, F.J., Knight, J.C., Kominek, L.A., and Pyke, T.R., " Bioconversion of Sitosterol to Useful Steroidal Intermediates by Mutants of *Mycobacterium fortuitum*," Biochim. et Biophys. Acta, 531, 308-321, 1978.

Wovcha, M.G., and Biggs, C.B., " Process for Preparing Androst-4-ene- 3, 17-dione, " US. Patent 4,293,644 , 1981.

_____, " *Mycobacterium phlei* Mutants Convert Sterols to Androsta-1,4-deine-3,17-dione and Androsta-4-ene-3,17-dione, " US. Patent 4,345,029, 1982.

Wovcha, M.G., and Brooks, K.V., " Microorganisms and their Use in Producing Androst-4-ene-3,17-dione, " Eur. Patent 0,008,214, 1979.

_____, " *Mycobacterium fortuitum* Mutant, " US. Patent 4,345,034, 1982.

ภาคผนวก

1. สูตรอาหารที่ใช้ในการวิจัย

1.1 สูตรอาหารที่ใช้สำหรับเก็บรักษาเชื้อ *Mycobacterium fortuitum*

CBS 313.79 ไลเวนส์ไตน์-เจนเซ่น มีเดียมเบลส อาการ์ (Lowenstein - Jensen medium base agar) ในอาหาร 1.6 ลิตร ประกอบด้วย

ไบตัส เชี่ยมไดไฮดรอเจนฟอสเฟต (KH_2PO_4)	2.5	กรัม
มัคเคน เชี่ยมซัลเฟต (MgSO_4)	0.24	กรัม
มัคเคน เชี่ยมคลอไรด์ (MgCl_2)	0.38	กรัม
ไดแอมโนเนียมชิเตราท ($(\text{NH}_4)_2\text{C}_6\text{H}_6\text{O}_7$)	0.60	กรัม
แอกส์พาราจีน	3.6	กรัม
มันดาร์ง	180.0	กรัม
กลีเซอรอล	12.0	กรัม
รูนัง	24.0	กรัม

อบฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121° ช. ความดัน 15 บอนด์ต่อตารางนิ้วเป็นเวลา 15 นาที

1.2 สูตรอาหารสำหรับเตรียมหัวเชื้อ

1.2.1 ไลเวนส์ไตน์-เจนเซ่น มีเดียม เบลส

สูตรตามภาคผนวกที่ 1.1 แต่ไม่เติมรูนัง

1.2.2 น้ำเตรียมบรรทัดเสริม ผงสกัดเยลลี่ส์

เบปโตน (peptone)	5.0	กรัม
สารสกัดจากเนื้อ (beef extract)	3.0	กรัม
ผงสกัดเยลลี่ส์ (yeast extract)	1.0	กรัม
น้ำท่อออก (tap water)	1	ลิตร

ปรับพีเอชเป็น 7.0 ก่อนอบฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121° ช. ความดัน 15 บอนด์ต่อตารางนิ้วเป็นเวลา 15 นาที

1.2.3 น้ำเตรียมบรรทุกที่เสริมผงสักดีสต์ กลีเชอรอล ในอาหาร 1

ลิตรประกอบด้วย

เบบีตัน	5.0	กรัม
สารสกัดจากเนื้อ	3.0	กรัม
ผงสักดีสต์	1.0	กรัม
กลีเชอรอล	5.0	กรัม

ปรับพีเอชเป็น 7.0 ก่อนอบผ่าเข้าที่อุณหภูมิ 121° ซ. ความดัน 15 บอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 15 นาที

1.2.4 น้ำเตรียมบรรทุกที่เสริมผงสักดีสต์ กลีเชอรอลและทวีน 80 ในอาหาร 1 ลิตรประกอบด้วย

เบบีตัน	5.0	กรัม
สารสกัดจากเนื้อ	3.0	กรัม
ผงสักดีสต์	1.0	กรัม
กลีเชอรอล	5.0	กรัม
ทวีน 80	1.0	กรัม

ปรับพีเอชเป็น 7.0 ก่อนอบผ่าเข้าที่อุณหภูมิ 121° ซ. ความดัน 15 บอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 15 นาที

1.3 สูตรอาหารเหลวเพื่อผลิต 4-แอนโดรสตีน-3,17-ไดโอน เมื่อบรับสูตรแล้ว (Wovcha และ Biggs, 1981) ในอาหาร 1 ลิตร ประกอบด้วย

คอร์นสติพลิเคอร์	5.0	กรัม
ไบตัส เชี่ยมไดโอดรเจนฟอลสเปต	0.5	กรัม
แคลเชียมคาร์บอเนต (CaCO_3)	3.0	กรัม
มัคเเนเชี่ยมชัลเฟต	2.0	กรัม
ญี่เรีย	0.5	กรัม
ทวีน 80	2.0	กรัม
ไดแอเมโนเนี่ยมชีเตราท	2.3	กรัม
แอมโนเนี่ยมคลอไรด์ (NH_4Cl)	2.0	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ (NaCl)	0.4	กรัม

ผลึกสเตียรอยด์

1.0 กรัม

(ละลายน้ำยาโรพอร์มปริมาตร 20 มล.)

ปรับพีเอชเป็น 7.0 ก่อนอบฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121° ช. ความดัน 15 บอนด์ต่อตารางนิ้ว
เป็นเวลา 15 นาที

1.4 สูตรอาหารเหลวเพื่อหาแหล่งคาร์บอนที่เหมาะสม ในอาหาร 1 ลิตร

ประกอบด้วย

แหล่งคาร์บอน	5.0	กรัม
แคลเซียมคาร์บอเนต	3.0	กรัม
โซเดียมไอกาเรเจนฟอสเฟต	0.5	กรัม
มักโนเซียมซัลไฟต์	2.0	กรัม
ยูเรีย	0.5	กรัม
ทวีน 80	2.0	กรัม
ไซเดอเรนโนเนี่ยมซิเตรท	2.3	กรัม
แอนโนนเนี่ยมคลอไรด์	2.0	กรัม
โซเดียมคลอไรด์	0.4	กรัม
ผลึกสเตียรอยด์	1.0	กรัม

(ละลายน้ำยาโรพอร์มปริมาตร 20 มล.)

ปรับพีเอชเป็น 7.0 ก่อนอบฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121° ช. ความดัน 15 บอนด์ต่อตารางนิ้ว
เป็นเวลา 15 นาที

1.5 สูตรอาหารเหลวเพื่อหาแหล่งในไตรเจนที่เหมาะสม ในอาหาร 1 ลิตร

ประกอบด้วย

สารละลายนี้เป็นที่ยอมรับโดยแพทย์ในประเทศไทย ซึ่งมีปริมาณนำตาลรีดิวส์

20.8 % (นน./นน.)	5.0	กรัม
แหล่งในไตรเจน (โดยมีปริมาณในไตรเจนทึ้งหมด)	0.80	กรัม
โซเดียมไอกาเรเจนฟอสเฟต	0.5	กรัม
แคลเซียมคาร์บอเนต	3.0	กรัม
มักโนเซียมซัลไฟต์	2.0	กรัม
โซเดียมคลอไรด์	0.4	กรัม

ทวีน 80	2.0	กรัม
ผลึกสเตียรอล	1.0	กรัม

(ละลายนในคลอโรฟอร์มปริมาตร 20 มล.)

ปรับพีเอชเป็น 7.0 ก่อนอบสักเข้าที่อุณหภูมิ 121° ช. ความดัน 15 บอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 15 นาที

1.6 สูตรอาหารเหลวเพื่อทดสอบภาวะทางกายภาพที่เหมาะสมในอาหาร 1 สิตร

ประกอบด้วย

สารละลายเบงย่อยด้วยเอนไซม์เทอร์มามิล ซึ่งมีปริมาณน้ำตาลรีดิวล์

20.8 % (นน./นน.) 5.0 กรัม

ไคแอมโนเนี่ยนไฮโดรเจนฟอสเฟต $[(\text{NH}_4)_2\text{HPO}_4]$ 2.36 กรัม

(ปริมาณในต่อเจนทั้งหมด 0.50 กรัม)

บีตัสเชียมไดไฮดรอเจนฟอสเฟต 0.5 กรัม

แคลเซียมคาร์บอเนต 3.0 กรัม

มักเนเชียมชัลเพต 2.0 กรัม

โซเดียมคลอไรด์ 0.4 กรัม

ทวีน 80 2.0 กรัม

ผลึกสเตียรอล 1.0 กรัม

(ละลายนในคลอโรฟอร์มปริมาตร 20 มล.)

ปรับพีเอชเป็น 7.0 ก่อนอบสักเข้าที่อุณหภูมิ 121° ช. ความดัน 15 บอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 15 นาที

2. การเตรียมสารเคมีที่ใช้ในการวิจัย

2.1 การเตรียมสารละลายที่ใช้ในปฏิกิริยาไดฟีนิลามีน (diphenylamine

reaction)

2.2.1 สารละลายไดฟีนิลามีน : ประกอบด้วย ไดฟีนิลามีน 1.5

กรัม กระดาษซิทิก 100 มล. และ กระดาษฟูริก 1.5 มล. เก็บสารละลายในถ้วย

2.2.2 สารละลายอะเซทอลดีไอเอ็ต : ประกอบด้วย อะเซทอลดีไอเอ็ต

(0.78 กก.ต่อสิตร) 0.20 มล. เติมน้ำกลิ่นให้ครบ 100 มล.

2.2.3 สารละลายนีชิเตอร์ : ประกอบด้วย โซเดียมคลอไรต์เข้มข้น 0.15 นมลาร์ และโซเดียมนีชิเตอร์ 0.015 นมลาร์

2.2 การเตรียมสารละลายนครไดไนโตรชาลิไซลิก (Dinitrosalicylic acid : DNSA reagent)

ละลายนครไดไนโตรชาลิไซลิก 1 กรัม ในสารละลายโซเดียมไอกอรอกไซด์ 2 นมลาร์ ปริมาตร 20 มล. เติมน้ำกลั่นปริมาตร 50 มล. และเติมนีบ็ตส์โซเดียมโซดา (potassium sodiumtartate ; $C_4H_4KNaO_6 \cdot 4H_2O$) 30 กรัม ทاปริมาตรสูดท้าย เป็น 100 มล. ด้วยน้ำกลั่น

2.3 การเตรียมสารละลายที่ใช้ในการหาปริมาณกลูโคส

การเตรียมสารละลาย พี.จี.โอ เอนไซม์ (P.G.O. Enzymes, Sigma chemical, U.S.A) ละลาย พี.จี.โอ. เอนไซม์ 1 แคปซูล (capsule) ซึ่งประกอบด้วยกลูโคสออกซิเดส (glucose oxidase) 500 หน่วย เปอร์ออกซิเดส (peroxidase) 100 หน่วย และบัฟเฟอร์ในน้ำกลั่น 60 มล. เติมสารละลายนองโอ-ไดอะนิซิดิน (o-dianisidine) 1 เปอร์เซนต์ใน 95 เปอร์เซนต์เอทานอล (Ethanol, บริมาตร 0.5 มล. ทาปริมาตรให้เป็น 100 มล. ด้วยน้ำกลั่นในขวดสีน้ำตาลเก็บไว้ในตู้เย็น

2.4 การเตรียมสารละลายที่ใช้ใน Kjeldahl Method

2.4.1 ของผสมของเกลือ (salt mixture) : ประกอบด้วยโซเดียมซัลไฟต์ (K_2SO_4) 95 กรัม และคอปเบอร์ซัลไฟต์ ($CuSO_4 \cdot 5H_2O$) 5 กรัม

2.4.2 อินดิเคเตอร์มิกซ์ (mixed indicator) : ละลายเมธิลเรด (methyl red) และเมทิลสีนบลู (methylene blue) 0.1 กรัมในเอทานอล (ethanol) เข้มข้นร้อยละ 95 บริมาตร 150 มล.

2.4.3 สารละลายน้ำกรดกัมมะถัน (H_2SO_4) เข้มข้น 0.1 นอร์มอล หาความเข้มข้นแน่นอน โดยการติเตรถับสารละลายน้ำกรดโซเดียมไอกอรอกไซด์

3. ปริมาณน้ำตาลรีติวส์ของสารละลายเบ่งช่องย่อยด้วยเอนไซม์เทอร์มาภิลซึ่งมีเบอร์เชนท์ของน้ำตาลรีติวส์ (นน./นน.) ต่าง ๆ วิเคราะห์โดยวิธีของ Bernfeld (1955)

เบอร์เชนท์ของน้ำตาลรีติวส์ (นน./นน.) ในสารละลาย	ปริมาณน้ำตาลรีติวส์ (กรัม/มล.)
เบ่งช่องย่อยด้วยเอนไซม์เทอร์มาภิล	

7.9	0.024
15.6	0.048
20.8	0.066
28.8	0.091

ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

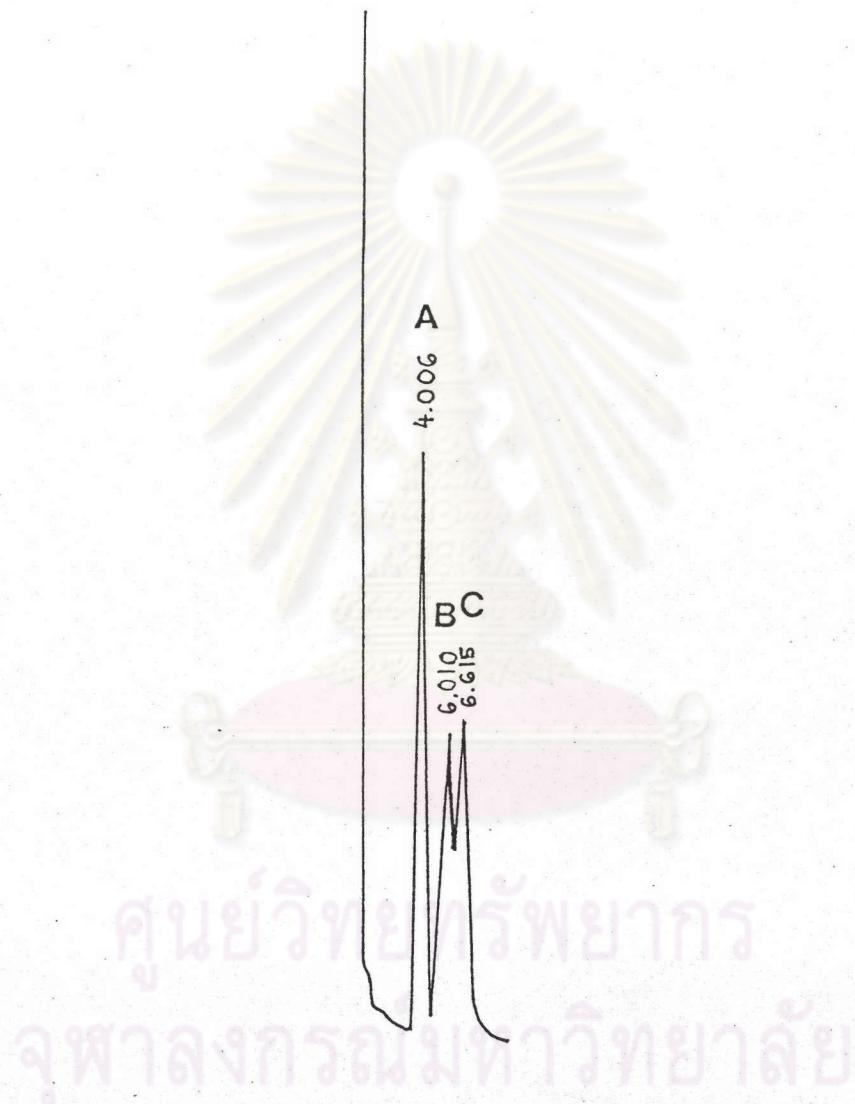
4. ปริมาณของแข็งของสารละลายเบ่งที่ย่อหัวใจเอนไซม์เทอร์มาลิล ซึ่งมีเบอร์เซนต์
ของน้ำตาลรีติวส์ (นน./นน.) ต่าง ๆ

เบอร์เซนต์ของน้ำตาลรีติวส์ (นน./นน.) ใน	ปริมาณของแข็งทั้งหมด
สารละลายเบ่งย่อหัวใจเอนไซม์เทอร์มาลิล	(กรัม/มล.)

7.9	0.3098
15.6	0.3105
20.8	0.3170
28.8	0.3158

ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

5. ลักษณะของแกสฯ กรรมการของสารตั้งต้นสเตียรอยลที่สกัดจากภาวฯ เครื่องข้าว ชิ่ง
ประกอบด้วยสารสติกมาส เตียรอยลและ เบตา - ชีโตกส เตียรอยล

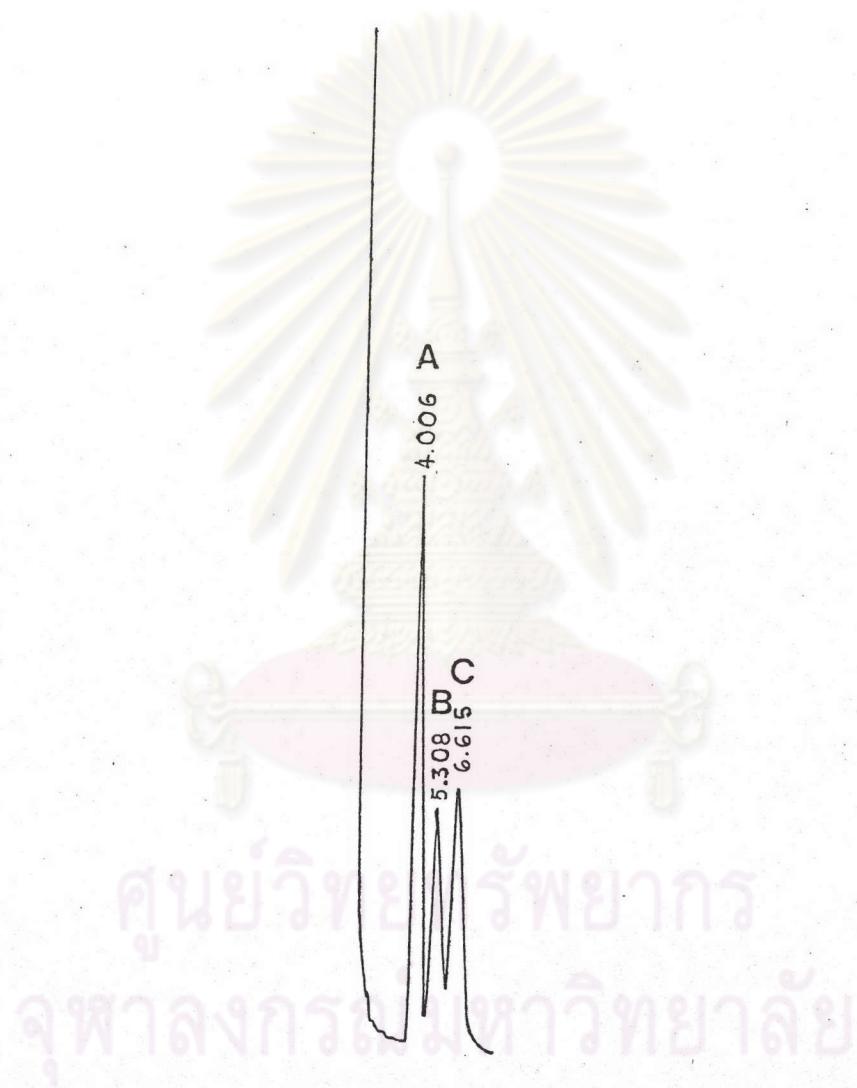


A คือ สารมาตรฐานเบรี่ยบเทียบ คอเลส เตียรอยล

B คือ สารสติกมาส เตียรอยล

C คือ สารเบตา-ชีโตกส เตียรอยล

6. ลักษณะของแกนគุร์กามาโต้แกรมของสารมาตรฐานแคมเพลสเตียรอล สารมาตรฐานเบตา-ชีโตสเตียรอลและสารมาตรฐานเบรี่ยบเทียบค่าเฉลสเตียรอล

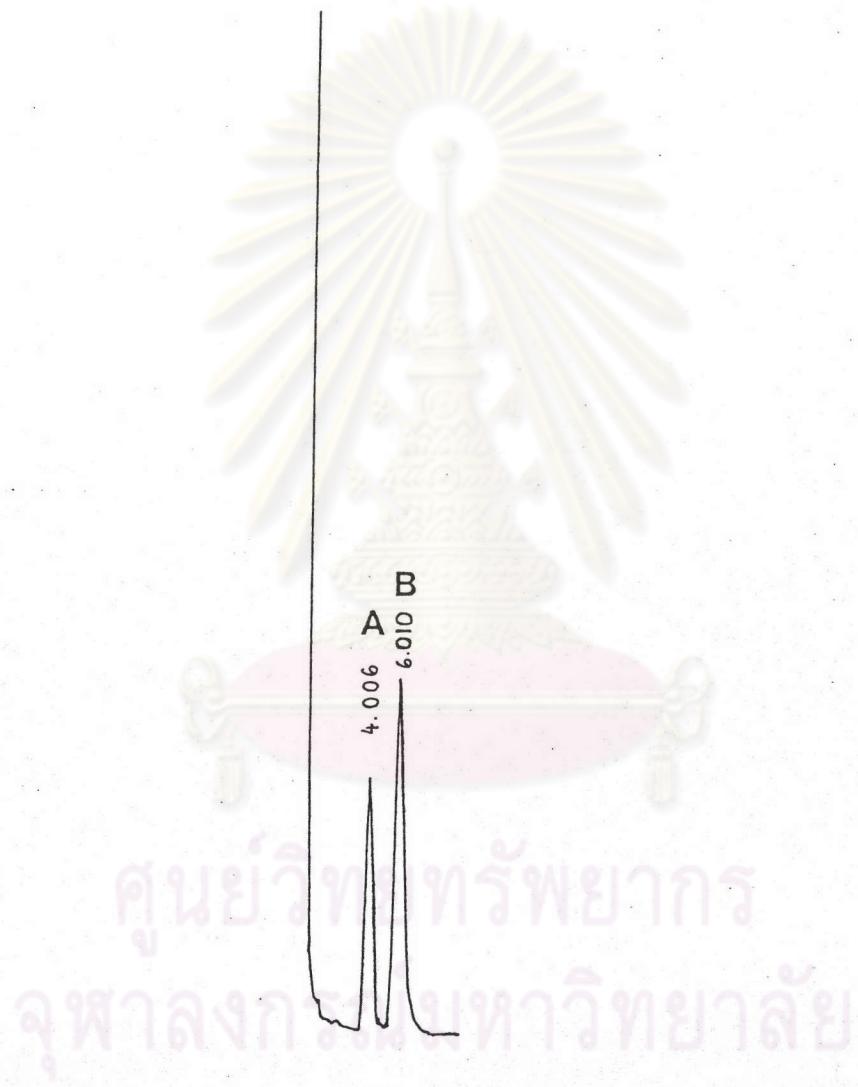


A คือ สารมาตรฐานเบรี่ยบเทียบค่าเฉลสเตียรอล

B คือ สารมาตรฐานแคมเพลสเตียรอล

C คือ สารมาตรฐานเบตา-ชีโตสเตียรอล

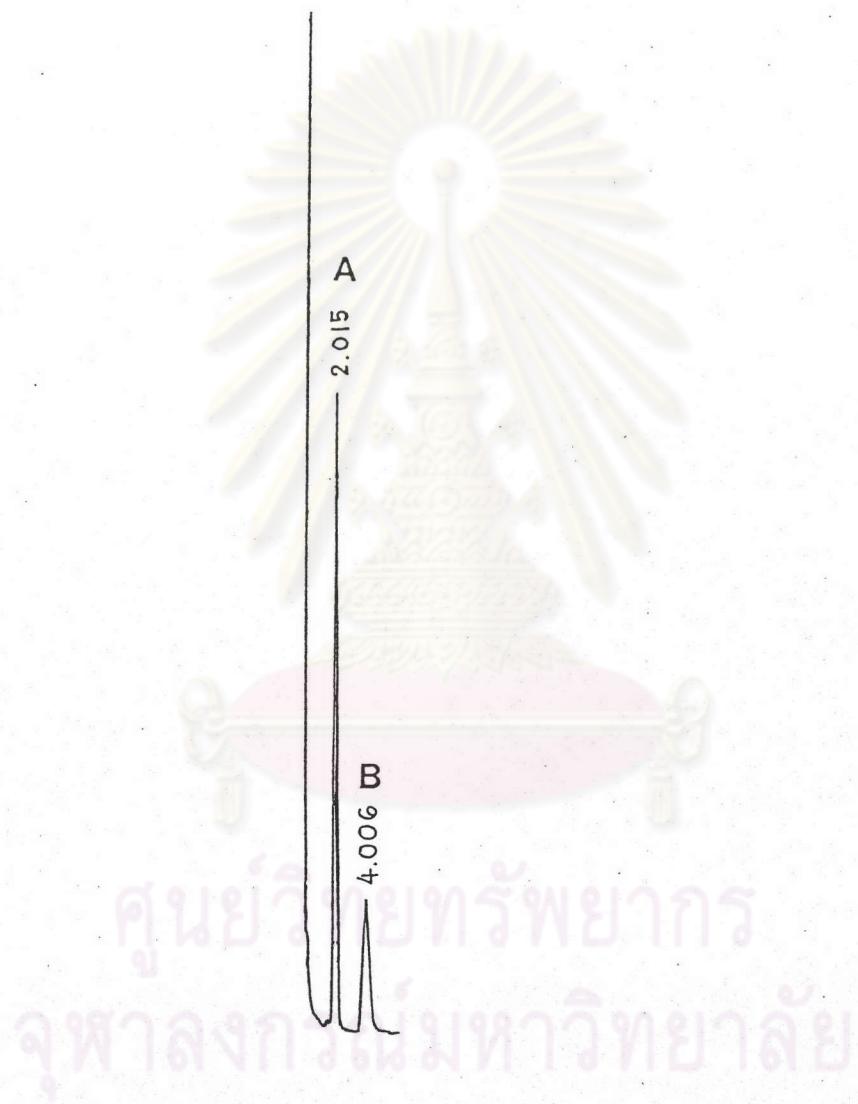
7. ลักษณะของแก๊สគุรماต์แกรมของสารมาตรฐานสติกมาสเตียรอลและสารมาตรฐาน
เบรีบเทียบคือเลสเตียรอล



A คือ สารมาตรฐานเบรีบคือเลสเตียรอล

B คือ สารมาตรฐานสติกมาสเตียรอล

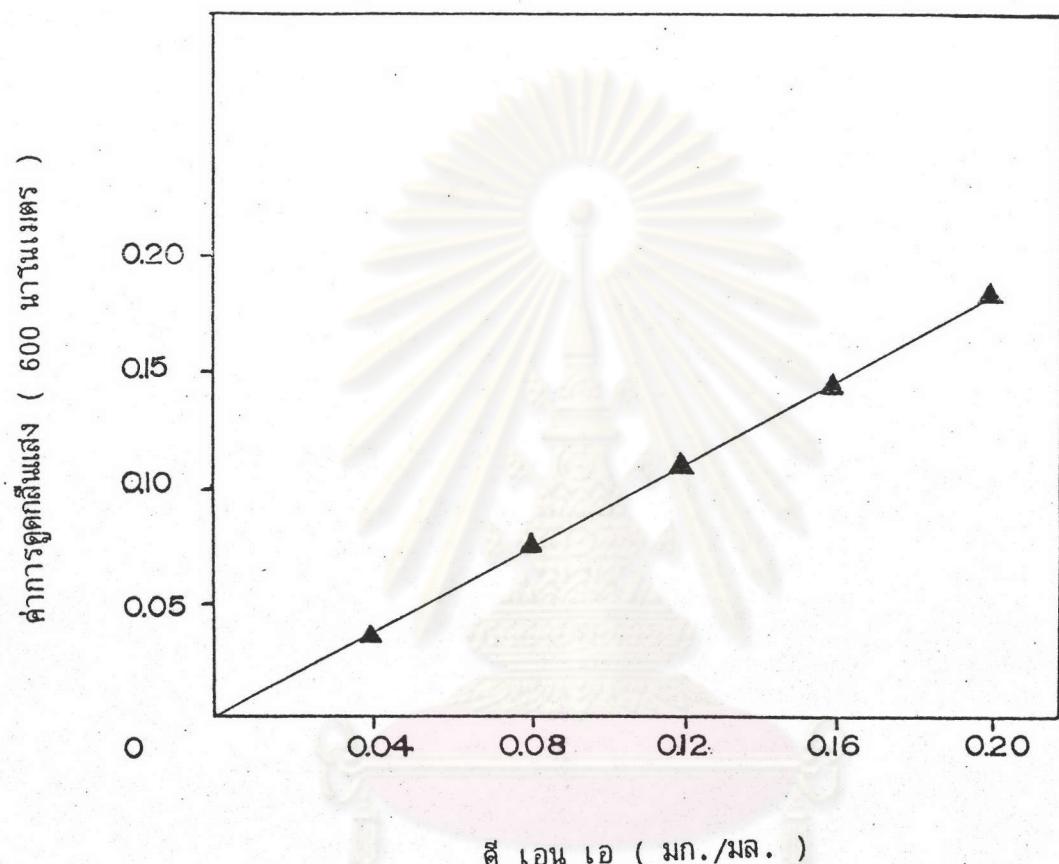
8. สักษณะของแก๊สโคโรนาต์แกรมของสารมาตรฐาน AD และสารมาตรฐานเปรี้ยบเทียบคอลเลสเดียรอล



A คือ สารมาตรฐาน AD

B คือ สารมาตรฐานเปรี้ยบเทียบคอลเลสเดียรอล

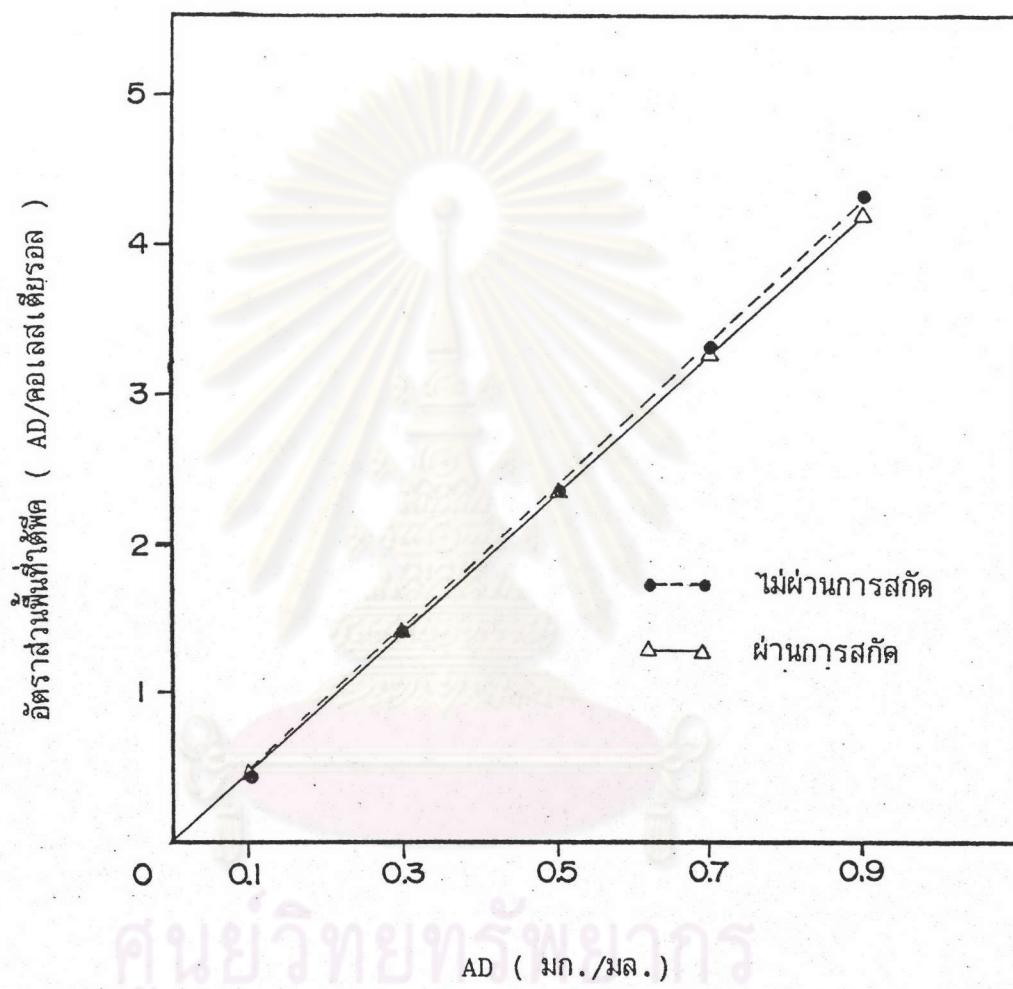
9. กราฟมาตรฐานส์หรับหารบริมาณ ตี เอ็น เอ โดยปฏิริยาของ ไดฟินลามีน



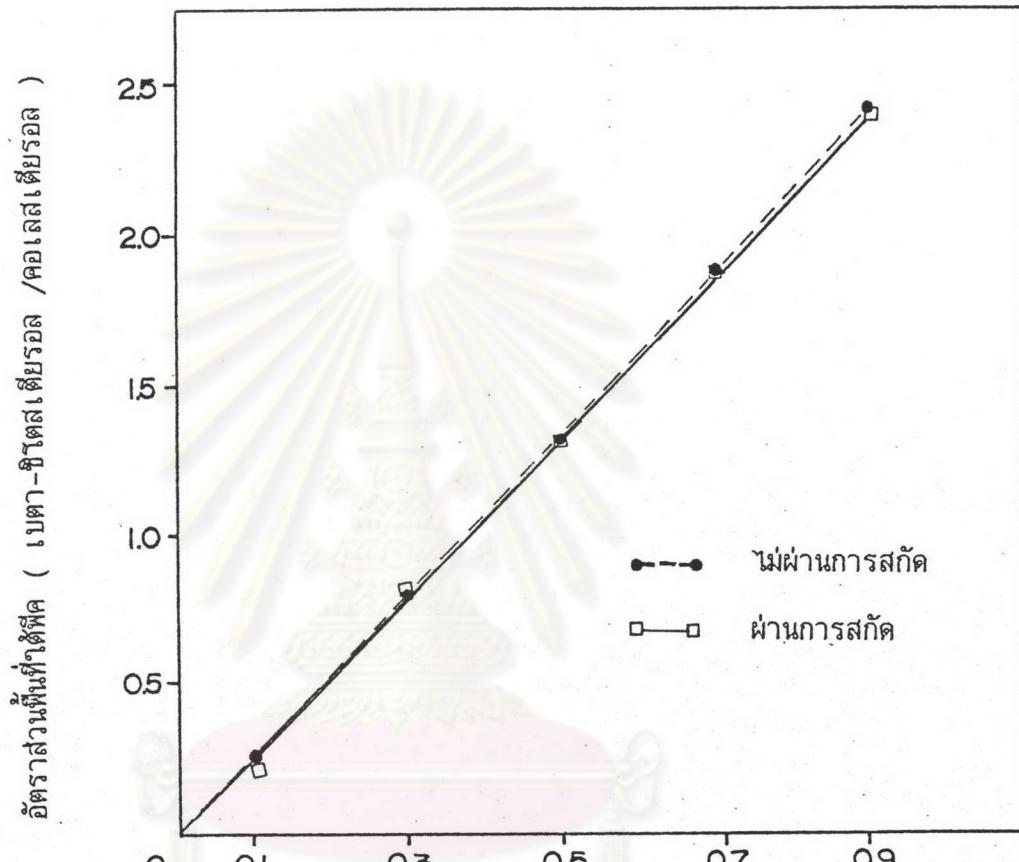
ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

10. กราฟมาตรฐานส์หัวบวก AD

(สภาวะที่เหมาะสมสำหรับการสร้าง AD จากสเตียรอยด์ *Mycobacterium fortuitum CBS 313.79* ในระดับขดเขย่า)

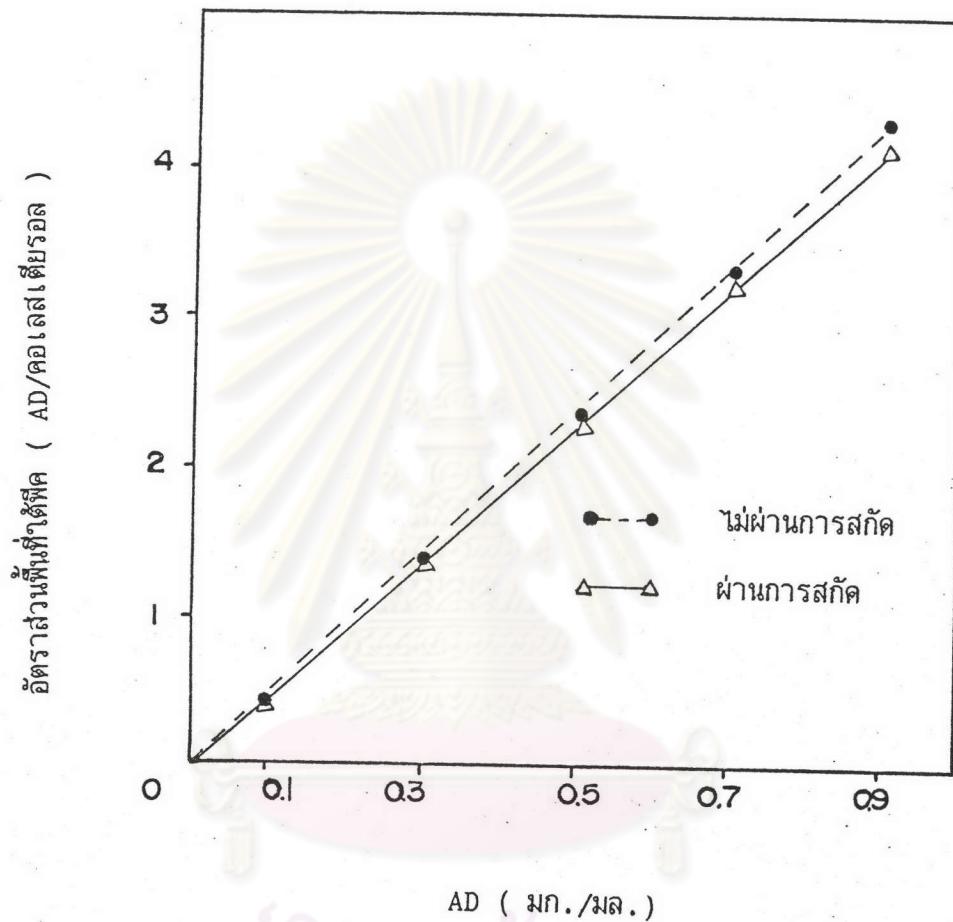


11. กราฟมาตรฐานสำหรับปริมาณเบตา-ชีตสเตียรอยด์



13. กราฟมาตรฐานส์หารือหาปริมาณ AD

(วิธีการสกัดแยกและท่า AD ให้บริสุทธิ์)



14. วิธีเตรียมผลึกสเตียรอลเพื่อนำไปวิเคราะห์หาปริมาณสเตียรอลโดยแก๊สโคโรมาโตกราฟี

คอลเลสสเตียรอลเข้มข้น 2 มก./มล. ปริมาตร	0.1 มล.
ผลึกสเตียรอลเข้มข้น 1 มก./มล. ปริมาตร	0.5 มล.
เอทอิลอะซีเทท ปริมาตร	0.4 มล.



ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

15. ปริมาณสเตียรอลไผลส์ลิกส์เตียรอลที่ใช้เป็นสารตั้งต้นเมื่อวิเคราะห์โดยวิธี
แกสโคเคมาโทกราฟ เทียบกับกราฟมาตรฐานของสติกมาสเตียรอล และกราฟมาตรฐานของ
เบตา-ชีโตสเตียรอล

พบว่า จากน้ำหนักของผลลิกส์เตียรอลที่เตรียมได้ 1 มก. ประกอบด้วย

สติกมาสเตียรอล 0.4590 มก.

และเบตา-ชีโตสเตียรอล 0.3816 มก.

คั่งน้ำผลลิกส์เตียรอล 1 มก. มีปริมาณสเตียรอลทั้งหมด $= 0.4590 + 0.3816$

$= 0.8406$ มก.

ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

16. วิธีคานวนหาปริมาณ AD ในขั้นตอนหาสภาวะที่เหมาะสมสำหรับการสร้าง AD
จากสเตียรอยด์ Mycobacterium fortuitum CBS 313.79

$$\text{ปริมาณ AD (มก.)} = \frac{\text{พื้นที่ใต้ฟีด}}{\text{พื้นที่ใต้ฟีดของเลสเทียรอยด์}} \times 0.2096$$

(0.2096 คือค่า 1 ของกราฟมาตรฐานหาปริมาณ AD ซึ่งไม่ผ่านการสกัด)
slope

ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

17. วิธีคำนวณหาปริมาณ AD ในบันตอนการสกัดแยก และหา AD ให้บริสุทธิ์

$$\text{ปริมาณ AD (มก.)} = \frac{\text{พื้นที่ใต้ฟิล}}{\text{พื้นที่ใต้ฟิลคอลเลสเตียรอล}} \times 0.2070$$

(0.2070 ศือค่า 1 ของกราฟมาตรฐานหาปริมาณ AD ซึ่งไม่ผ่านการสกัด)

slope

ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

18. วิธีคานวนหาปริมาณ AD โดยคิดเป็นเบอร์เซนต์เมื่อเทียบกับสารตั้งต้น

มวลไม่เลกุลของสติกมาส เตียรอล	412.7
มวลไม่เลกุลของเบتا-ชีโตรส เตียรอล	414.7
มวลไม่เลกุลของสติกมาส เตียรอล และเบตา-ชีโตรส เตียรอลโดยเฉลี่ย	413.7
มวลไม่เลกุลของ AD	286.4

สารตั้งต้นสเตียรอล 413.7 กรัม ถ้าเปลี่ยนเป็นผลิตผล 100 % จะได้ AD 286.4 กรัม

สารตั้งต้นสเตียรอล 0.8406 กรัม ถ้าเปลี่ยนเป็นผลิตผล 100 % จะได้ AD 0.5819 กรัม

ตั้งนี้ถ้าได้ผลิตผล AD 0.5819 มก. คิดเป็นเบอร์เซนต์เมื่อเทียบกับสารตั้งต้น = 100

$$\text{ถ้าได้ผลิตผล} \quad \text{X} \quad \text{มก. คิดเป็นเบอร์เซนต์เมื่อเทียบกับสารตั้งต้น} = \underline{100 \times} \\ 0.5819$$



ประวัติผู้เขียน

นางสาวบุปผา หลักเรื่องทรัพย์ เกิดวันที่ 25 เมษายน พ.ศ. 2506

งานจังหวัดสงขลา ได้รับปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิต สาขาวุฒิวิทยา จากคณะวิทยาศาสตร์
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย ในปีการศึกษา 2527

