

สภาวะที่เหมาะสมในการผลิตสารตั้งต้นสเตรปโตมัยซินจากสเตรปโตมัยซิส

โดย *Mycobacterium fortuitum*



นางสาว บุบผา หลีกเรื่องทรัพย์

วิทยานิพนธ์นี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตรมหาบัณฑิต

หลักสูตรเทคโนโลยีชีวภาพ

บัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

พ.ศ. 2534

ISBN 974-578-571-7

ลิขสิทธิ์ของบัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

017443

I10313035

Optimal Conditions for the Production of Steroid Precursors
from Plant Sterols by *Mycobacterium fortuitum*

Miss Buppa Lakruangsap

A Thesis Submitted in Partial Fulfillment of the Requirements
for the Degree of Master of science

Programme of Biotechnology

Graduate School

Chulalongkorn University

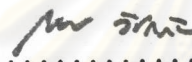
1990

ISBN 974-578-571-7

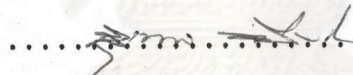
หัวข้อวิทยานิพนธ์ สภาวะที่เหมาะสมในการผลิตสารตั้งต้นสเตียรอยด์จากสเตียรอยลพิซ
โดย *Mycobacterium fortuitum*
โดย นางสาว นุชผา หลีกเรื่องทรัพย์
ภาควิชา หลักสูตรเทคโนโลยีชีวภาพ
อาจารย์ที่ปรึกษา รองศาสตราจารย์ ดร.ไพเราะ ปิ่นพานิชการ
อาจารย์ที่ปรึกษาร่วม รองศาสตราจารย์ ดร.นลิน นิลอุบล

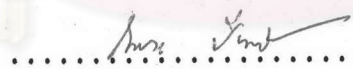



บัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย อนุมัติให้รับวิทยานิพนธ์ฉบับนี้เป็น
ส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาโทบัณฑิต

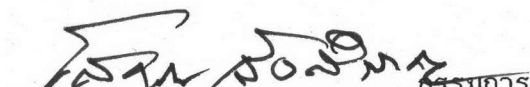

.....คณบดี บัณฑิตวิทยาลัย
(ศาสตราจารย์ ดร.ถาวร วิชราชัย)

คณะกรรมการสอบวิทยานิพนธ์


.....ประธานกรรมการ
(ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร.สุเทพ ธนियวัน)


.....กรรมการ
(รองศาสตราจารย์ ดร.ไพเราะ ปิ่นพานิชการ)


.....กรรมการ
(รองศาสตราจารย์ ดร.นลิน นิลอุบล)


.....กรรมการ
(รองศาสตราจารย์ ดร.ไสภณ เริงสาราญ)



บุปผา หลีกเรืองทรัพย์ : สภาวะที่เหมาะสมในการผลิตสารตั้งต้นสเตียรอยด์จาก
สเตียรอยด์พืชโดย *Mycobacterium fortuitum* (Optimal Conditions
for the Production of Steroid Precursors from Plant
Sterol by *Mycobacterium fortuitum*) อ.ที่ปรึกษา : รศ.ดร.
ไพเราะ ปิ่นพานิชการ, อ.ที่ปรึกษาร่วม : รศ.ดร. นลิน นิลอุบล, 110 หน้า.
ISBN 974-578-571-7

งานวิจัยนี้ศึกษาสภาวะที่เหมาะสมในการเจริญของ *Mycobacterium fortuitum*
CBS 313.79 และการผลิตสารตั้งต้นสเตียรอยด์จากสเตียรอยด์พืชโดยจุลินทรีย์ดังกล่าว พบว่า อาหาร
เลี้ยงเชื้อที่เหมาะสมสำหรับการเจริญ คือ นิวตริยีนบรอก ที่เสริมด้วย 1.0 กรัม/ลิตร ผงสกัด
ยีสต์ 5.0 กรัม/ลิตร กลีเซอรอล และ 1.0 กรัม/ลิตร ทวีน 80 อาหารเลี้ยงเชื้อ
ที่เหมาะสมสำหรับเปลี่ยนสเตียรอยด์พืชไปเป็นสารตั้งต้นสเตียรอยด์ คือ 4-แอนโดรสติน-3,17-ไดโอน
(AD) ประกอบด้วยสารละลายแข็งที่ย่อยด้วยเอนไซม์เทอร์มาไมล ซึ่งมีปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ 20.8 %
(นน./นน.) หรือปริมาณกลูโคส 0.8 % (นน./นน.) และมีปริมาณของแข็งทั้งหมด (total
solid content) 5.0 กรัม/ลิตร เป็นแหล่งคาร์บอน $(\text{NH}_4)_2\text{HPO}_4$ ที่ความเข้มข้นของ
ไนโตรเจนทั้งหมดเป็น 0.50 กรัม/ลิตร KH_2PO_4 0.50 กรัม/ลิตร CaCO_3 3.0 กรัม/ลิตร
 MgSO_4 2.0 กรัม/ลิตร NaCl 0.4 กรัม/ลิตร และสารละลายสเตียรอยด์พืชในคลอโรฟอร์มที่
ความเข้มข้น 0.84 มก./มล. ของอาหารเลี้ยงเชื้อเป็นสารตั้งต้น และปรับ pH ของอาหารเลี้ยงเชื้อเป็น
7.0-8.0 ภายใต้สภาวะการเพาะเลี้ยงที่เหมาะสม คือ เช้า 200 รอบต่อนาที ที่ 30°C . เป็น
เวลา 5 วัน จะให้การเปลี่ยนสเตียรอยด์เป็น AD สูงสุด 83.6 %

งานวิจัยนี้ยังรายงานวิธีที่เหมาะสมในการสกัดแยก AD ออกจากน้ำหมักและทำให้
บริสุทธิ์ พบว่า ตัวทำละลายที่เหมาะสมในการสกัด คือ เอทิลอะซิเตท ในอัตราส่วนน้ำหมัก:เอทิล
อะซิเตท เท่ากับ 1:2 (ปริมาตร/ปริมาตร) การสกัดทำซ้ำ 2 ครั้ง ครั้งละ 15 นาที สามารถ
สกัด AD ออกมาได้ 97.99 % ของปริมาณที่มีอยู่ในน้ำหมัก การทำ AD ให้บริสุทธิ์ใช้วิธีโครมา
โตกราฟีบนซิลิกาเจลคอลัมน์ 2 ครั้ง โดยครั้งแรกชะด้วย เอทิลอะซิเตท:คลอโรฟอร์ม ในอัตราส่วน
15:85 (ปริมาตร/ปริมาตร) นำสารที่ได้มาทำให้บริสุทธิ์ยิ่งขึ้นโดยผ่านซิลิกาเจลคอลัมน์ที่ 2 ซึ่งชะ
ด้วย ไฮโซลเฮกเซน:เอทิลอะซิเตท ในอัตราส่วน 4:1 (ปริมาตร/ปริมาตร) ระเหยตัวทำละลาย
ออก และตกผลึกสารประกอบที่ได้ด้วยตัวทำละลายผสม คือ เอทิลอะซิเตทกับเฮกเซน ได้ผลึกสีขาว
ที่มีความบริสุทธิ์ 97 % และได้ผลผลิต 18.6 % ผลการวิเคราะห์ทางเคมีของสารประกอบที่ได้
เปรียบเทียบกับสารมาตรฐาน AD พบว่า ข้อมูลการวิเคราะห์จุดหลอมเหลว แมสสเปกโตรสโคปี
อินฟราเรดสเปกโตรสโคปี และโปรตอน-นิวเคลียร์แมกเนติกเรโซแนนซ์ ยืนยันว่าสารประกอบที่ได้
คือ 4-แอนโดรสติน-3,17-ไดโอน

ภาควิชา เทคโนโลยีชีวภาพ.....
สาขาวิชา เทคโนโลยีชีวภาพ.....
2533
ปีการศึกษา.....

ลายมือชื่อนิสิต.....
ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษา.....
ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษาร่วม.....

Buppa Lakruangsap : Optimal Conditions for the Production of Steroid Precursors from Plant Sterols by *Mycobacterium fortuitum*. Thesis Advisor : Asso. Prof. Pairoh Pinpanichkarn, Ph. D., Co-Advisor : Asso. Prof. Naline Nilubol, Ph. D., 110 pp. ISBN 974-578-571-7

Optimal conditions for growth and bioconversion of plant sterol into steroid intermediate by *Mycobacterium fortuitum* CBS 313.79 were investigated. The suitable medium compositions for inoculum were nutrient broth supplemented with 1.0 g/l yeast extract, 5.0 g/l glycerol and 1.0 g/l tween 80. The optimal medium compositions for bioconversion of plant sterol into steroid intermediate, 4-androstene-3, 17-dione (AD), consisted of termarmyl-hydrolyzed starch having 20.8 % (w/w) of reducing sugar or 0.8 % (w/w) of glucose with 5.0 g/l of total solid content as a carbon source, (NH₄)₂HPO₄ at a total nitrogen content of 0.50 g/l as a nitrogen source, 0.50 g/l of KH₂PO₄, 3.0 g/l of CaCO₃, 2.0 g/l of MgSO₄, 0.4 g/l of NaCl and plant sterol dissolved in chloroform at 0.84 mg/ml of the medium as a substrate. The medium was adjusted to pH 7.0-8.0. Under the suitable growth conditions which were at 30 °C with 200 rpm shaking for 5 days, 83.6 % bioconversion of sterol to AD was obtained.

Furthermore, conditions for extraction and purification of AD from the fermentation broth were also reported. The suitable solvent for extracting was ethylacetate. The ratio between culture broth and the solvent was 1:2 (v/v). Extraction was carried out 2 times for 15 minutes each. Under these conditions, 97.99 % of AD with respect to the amount present in the broth was recovered. It was purified by chromatography on silica gel column twice. The first silica gel column chromatography was eluted with a mixture of ethylacetate and chloroform at a ratio of 15:85 (v/v). The eluent was further chromatographed on a second silica gel column eluted with cyclohexane mixed with ethylacetate at a ratio of 4:1 (v/v). The eluent was evaporate. AD was crystallized by using the mixed solvent of ethylacetate and hexane. White crystal was obtained with 18.6 % recovery and 97 % purity. Chemical analyses of the crystal in comparison with standard AD which were melting point, mass spectroscopy, infrared spectroscopy and proton-nuclear magnetic resonance confirmed that the compound obtained was 4-androstene-3, 17-dione.

ภาควิชา เทคโนโลยีชีวภาพ.....
สาขาวิชา เทคโนโลยีชีวภาพ.....
ปีการศึกษา..... 2533

ลายมือชื่อนิลิต.....
ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษา.....
ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษาร่วม.....



กิตติกรรมประกาศ

ข้าพเจ้าขอกราบขอบพระคุณ รองศาสตราจารย์ ดร.ไพเราะ บินพานิชการ และรองศาสตราจารย์ ดร.นลิน ธิลอุบล ที่ได้กรุณาเป็นที่ปรึกษา ให้ความช่วยเหลือ แนวความคิด กำลังใจและความเข้าใจ อันมีค่ายิ่งตลอดระยะเวลาในการทำวิทยานิพนธ์นี้

ขอกราบขอบพระคุณ ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร.สุเทพ ธิเนียน (ที่กรุณาเป็น ประธานกรรมการคุมสอบวิทยานิพนธ์) รองศาสตราจารย์ ดร.โสภณ เรืองสาราญ ที่ได้ กรุณาได้รับเป็นกรรมการสอบวิทยานิพนธ์นี้ให้สมบูรณ์ยิ่งขึ้น และผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร.อมร เพชรสม ที่ได้กรุณาให้คำปรึกษาในแง่วิเคราะห์โครงสร้างทางเคมี

นอกจากนี้ ข้าพเจ้าขอขอบพระคุณ ท่านผู้อำนวยการสถาบันเทคโนโลยีชีวภาพ และวิศวกรรมพันธุศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัยที่ได้กรุณาเอื้อเฟื้อสถานที่ อุปกรณ์ และ สารเคมี งานวิจัยนี้สำเร็จลุล่วงด้วยดี ขอขอบคุณ คุณวาสนา ใสเลี้ยง ผู้ซึ่งให้คำแนะนำ ความช่วยเหลือเป็นอันมากแก่ข้าพเจ้า ขอขอบคุณพี่นักวิจัย เจ้าหน้าที่สถาบันฯ ทุกท่าน ที่ได้ให้ความช่วยเหลือ และอำนวยความสะดวกระหว่างการทำวิจัย และขอขอบคุณ พี่นี่ น้องจ๊อบ น้องตุ้ย ผู้ให้คำปรึกษา ความช่วยเหลือต่างๆ และเป็นกำลังใจแก่ข้าพเจ้า เสมอมา รวมทั้งพี่ๆ และน้องๆ ทุกคนที่ได้มีส่วนช่วยเหลือ และให้กำลังใจแก่ข้าพเจ้า

ขอขอบคุณ สำนักงานคณะกรรมการพัฒนาวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี (กพวท หรือ STDB) ที่ได้ให้ทุนอุดหนุนการศึกษาและการวิจัยในครั้งนี้

ท้ายนี้ขอกราบขอบพระคุณ คุณพ่อ คุณแม่ และพี่ๆ ทุกคนในครอบครัวที่ทำให้ ความรัก ความเข้าใจ ความช่วยเหลือ กำลังใจ กำลังกาย และกำลังทรัพย์แก่ ข้าพเจ้าตลอดมาในการทำวิทยานิพนธ์ตั้งแต่เริ่มต้นจนสำเร็จสมบูรณ์



สารบัญ

	หน้า
บทคัดย่อภาษาไทย.....	ง
บทคัดย่อภาษาอังกฤษ.....	จ
กิตติกรรมประกาศ.....	ฉ
สารบัญรูป.....	ช
สารบัญตาราง.....	ญ
บทที่	
1. บทนำ.....	1
2. วิธีดำเนินงานวิจัย.....	19
3. ผลการทดลอง.....	30
4. บทสรุปและวิจารณ์.....	75
เอกสารอ้างอิง.....	82
ภาคผนวก.....	89
ประวัติผู้เขียน.....	110

ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

สารบัญรูป

รูปที่		หน้า
1	สูตรโครงสร้างพื้นฐานของสเตียรอยด์.....	2
2	สารตั้งต้นสเตียรอยด์.....	3
3	แผนผังแสดงการผลิตสารประกอบสเตียรอยด์จากสเตียรอล.....	7
4	การตัดหมู่ข้างเคียงของคอเลสทีอรอลโดยจุลินทรีย์.....	9
5	การเปลี่ยนเบตา-ซิโตสเตียรอลไปเป็นสเตียรอยด์โดยจุลินทรีย์ฝ่าเหล่าของ <i>Mycobacterium fortuitum</i> ATCC 6842.....	12
6	กราฟแสดงการเจริญของเชื้อ <i>Mycobacterium fortuitum</i> CBS 313.79 ในอาหารเลี้ยงหัวเชื้อนิวเตรียนบรอกที่เสริมผงสกัดยีสต์ กลีเซอรอล และ ทวีน 80 ในระบบการเขย่าแบบวงกลมและแบบเส้นตรง.....	35
7	กราฟแสดงการเจริญและการผลิต AD ของ <i>Mycobacterium fortuitum</i> CBS 313.79 ในอาหารเหลวที่ใช้ในการผลิต AD ในระบบการเขย่าแบบ วงกลมและแบบเส้นตรง.....	36
8	ค่า R_f ของสารมาตรฐาน AD และผลิตภัณฑ์ที่ได้จากการแปลงรูปทางชีวภาพ ของสเตียรอลโดย <i>Mycobacterium fortuitum</i> CBS 313.79 เมื่อ วิเคราะห์ด้วยวิธีทีนเลเยอร์โครมาโตกราฟี ในระบบตัวทำละลาย 2 ระบบ.....	66
9	ลักษณะของแก๊สโครมาโตแกรมของสาร AD ที่ได้จากการแปลงรูปทางชีวภาพ ของสเตียรอล โดย <i>Mycobacterium fortuitum</i> CBS 313.79.....	68
10 ก	แมสสเปกตรัมของสารมาตรฐาน AD.....	70
10 ข	แมสสเปกตรัมของสารตัวอย่างที่บริสุทธิ์ที่ผลิตโดย <i>Mycobacterium fortuitum</i> CBS 313.79.....	70
11 ก	อินฟราเรดสเปกตรัมของสารมาตรฐาน AD.....	72
11 ข	อินฟราเรดสเปกตรัมของสารตัวอย่างที่บริสุทธิ์ที่ผลิตโดย <i>Mycobacterium</i> <i>fortuitum</i> CBS 313.79.....	72
12 ก	NMR สเปกตรัมของสารมาตรฐาน AD (วัดด้วย $^1\text{H-NMR}$).....	74

รูปที่

หน้า

12 ข NMR สเปกตรัมของสารตัวอย่างที่บริสุทธิ์ที่ผลิตโดย *Mycobacterium fortuitum*

CBS313.79..... 74



ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

สารบัญตาราง

ตารางที่		หน้า
1	ตัวอย่างจุลินทรีย์ผ้าเหล่านี้ที่ตัดเฉพาะหมู่ข้างเคียงของสเตรปโตค็อกคัส.....	11
2	การย่อยสเตรปโตค็อกคัสโดยจุลินทรีย์เมื่อใช้สารยับยั้งเอนไซม์ น้ำมันและ ตัวดูดซับ.....	15
3	ผลของการใช้อาหารเลี้ยงหัวเชื้อชนิดต่างๆต่อการเจริญของ <i>Mycobacterium fortuitum</i> CBS 313.79 เมื่อเลี้ยงเชื้อใน ระบบการเขย่าแบบวงกลมเป็นเวลา 3 วัน.....	31
4	ผลของการใช้อาหารเลี้ยงหัวเชื้อชนิดต่างๆต่อการเจริญของ <i>Mycobacterium fortuitum</i> CBS 313.79 เมื่อเลี้ยงเชื้อใน ระบบการเขย่าแบบเส้นตรงเป็นเวลา 3 วัน.....	31
5	ผลของการใช้อาหารเลี้ยงหัวเชื้อชนิดต่างๆต่อการเจริญของ <i>Mycobacterium fortuitum</i> CBS 313.79 เมื่อเลี้ยงเชื้อใน ระบบการเขย่าแบบวงกลมเป็นเวลา 3 วัน.....	32
6	ผลของการใช้อาหารเลี้ยงหัวเชื้อชนิดต่างๆต่อการเจริญของ <i>Mycobacterium fortuitum</i> CBS 313.79 เมื่อเลี้ยงเชื้อใน ระบบการเขย่าแบบเส้นตรงเป็นเวลา 3 วัน.....	33
7	ผลการวิเคราะห์ร้อยละของการเปลี่ยนสเตรปโตค็อกคัสเป็น AD โดย <i>Mycobacterium fortuitum</i> CBS 313.79 เป็นเวลา 7 วัน ในระบบการเขย่าแบบวงกลมและแบบเส้นตรง.....	37
8	ผลของการใช้แหล่งคาร์บอนชนิดต่างๆต่อการผลิต AD จากสเตรปโตค็อกคัส โดย <i>Mycobacterium fortuitum</i> CBS 313.79 หลังจากหมักเชื้อ เป็นเวลา 5 วัน.....	39

9	ผลการผันแปรเปอร์เซ็นต์ของน้ำตาลรีดิวส์ (นน./นน.) ในสารละลาย แป้งย่อยด้วยเอนไซม์เทอร์มามิล ซึ่งใช้เป็นแหล่งคาร์บอนต่อการผลิต AD จากสแต็ยรอลโดย <i>Mycobacterium fortuitum</i> CBS 313.79 หลังจากหมักเชื้อเป็นเวลา 5 วัน.....	40
10	ผลการผันแปรปริมาณของแป้งของสารละลายแป้งที่ย่อยด้วยเอนไซม์ เทอร์มามิลซึ่งมีปริมาณน้ำตาลรีดิวส์ 20.8% (นน./นน.) ต่อการผลิต AD จากสแต็ยรอลโดย <i>Mycobacterium fortuitum</i> CBS 313.79 หลังจากหมักเชื้อเป็นเวลา 5 วัน.....	41
11	ผลการผันแปรไนโตรเจนทั้งหมดในองค์ประกอบของอาหารเลี้ยงเชื้อ สำหรับผลิต AD ตามภาคผนวกที่ 1.3 ต่อการสร้าง AD จากสแต็ยรอล โดย <i>Mycobacterium fortuitum</i> CBS 313.79 หลังจากหมักเชื้อ เป็นเวลา 5 วัน.....	43
12	ผลของการใช้แหล่งไนโตรเจนชนิดต่างๆต่อการผลิต AD จากสแต็ยรอล โดย <i>Mycobacterium fortuitum</i> CBS 313.79 หลังจากหมักเชื้อ เป็นเวลา 5 วัน.....	44
13	ผลการผันแปรปริมาณไนโตรเจนทั้งหมดของโคแอมโมเนียมไฮโดรเจน ฟอสเฟต ต่อการผลิต AD จากสแต็ยรอลโดย <i>Mycobacterium</i> <i>fortuitum</i> CBS 313.79 หลังจากหมักเชื้อเป็นเวลา 5 วัน.....	46
14	ผลการผันแปรปริมาณเกลือแร่แต่ละชนิดต่อการผลิต AD จากสแต็ยรอล โดย <i>Mycobacterium fortuitum</i> CBS 313.79 หลังจากหมักเชื้อ เป็นเวลา 5 วัน โดยให้ปริมาณของเกลือแร่ชนิดอื่นๆเท่ากับในสูตรอาหาร เลี้ยงเชื้อตามภาคผนวกที่ 1.6	47
15	ผลการผันแปรปริมาณสแต็ยรอลที่ใช้เป็นสารตั้งต้นต่อการผลิต AD โดย <i>Mycobacterium fortuitum</i> CBS 313.79 หลังจากหมักเชื้อเป็น เวลา 5 วัน.....	49

16	ผลของความเป็น กรด-ด่าง เริ่มต้นของอาหารเลี้ยงเชื้อต่อการผลิต AD จากสแต็ยรอล โดย <i>Mycobacterium fortuitum</i> CBS 313.79 หลังจากหมักเชื้อเป็นเวลา 5 วัน ที่อุณหภูมิ 30° ซ.	50
17	ผลของอุณหภูมิต่อการเลี้ยงเชื้อ ต่อการผลิต AD จาก สแต็ยรอล โดย <i>Mycobacterium fortuitum</i> CBS 313.79 หลังจากหมักเชื้อเป็นเวลา 5 วัน เมื่อความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้นของอาหารเลี้ยงเชื้อเท่ากับ 7.0	51
18	เปรียบเทียบปริมาณ AD ที่ได้จากสแต็ยรอล โดย <i>Mycobacterium fortuitum</i> CBS 313.79 เมื่อผันแปรระยะเวลาในการเลี้ยงเชื้อ....	52
19	ประสิทธิภาพของตัวทาละลายชนิดต่างๆในการสกัด AD จากน้ำหมัก.....	54
20	ผลการผันแปรปริมาณเอทิลอะซีเตทและไดคลอโรมีเทนในการสกัด AD จากน้ำหมัก.....	55
21	ผลการผันแปรระยะเวลาในการสกัด AD จากน้ำหมักด้วยเอทิลอะซีเตท และไดคลอโรมีเทน.....	56
22	ผลของการเป็นกรด-ด่างในการสกัด AD จากน้ำหมักด้วยเอทิลอะซีเตท และไดคลอโรมีเทน.....	57
23	ผลการผันแปรจำนวนครั้งในการสกัด AD จากน้ำหมักด้วยเอทิลอะซีเตท หรือ ไดคลอโรมีเทน.....	58
24	ระบบตัวทาละลายที่ใช้ในการแยกสารโดยวิธีโครมาโตกราฟีบนแผ่น ทินเลเยอร์.....	60
25	ค่าการเคลื่อนที่สัมพัทธ์ (R _f) ของสาร AD และความสามารถในการแยกสาร AD กับสิ่งเจือปนที่อยู่ใกล้กันบนแผ่นโครมาโตแกรม.....	61
26	ความบริสุทธิ์ของสาร AD ในขั้นตอนการทำให้บริสุทธิ์.....	64