

## บทที่ 2

### อุปกรณ์ และวิธีดำเนินการวิจัย

#### อุปกรณ์และเครื่องมือที่ใช้ในการวิจัย

เครื่องเขย่า (shaker) รุ่น G-10 แบบ rotary ของบริษัท New Brunswick Scientific, USA.

เครื่องเขย่าควบคุมอุณหภูมิ (controlled environmental incubator shaker) รุ่น G-25R แบบ rotary ของบริษัท New Brunswick Scientific, USA.

เครื่องเขย่า (shaker) แบบ rotary ของบริษัท Takasaki Kagaku Kikai., Japan.

เครื่องเขย่า (shaker) แบบ rotary ของศูนย์เครื่องมือ คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

เครื่องเขย่าควบคุมอุณหภูมิ (controlled environmental incubator shaker) รุ่น G-27 แบบ reciprocal ของบริษัท New Brunswick Scientific, USA.

เครื่องเขย่าควบคุมอุณหภูมิด้วยน้ำ (aquatherm water bath shaker) รุ่น R-86 แบบ reciprocal ของบริษัท New Brunswick Scientific, USA.

เครื่องรีเฟริเจอเรตเต็ดเซนตริฟิวจ์ (refrigerated centrifuge) รุ่น J2-21 ของบริษัท Beckman, USA.

เครื่องเซนตริฟิวจ์ (centrifuge) รุ่น KS-3000P ของบริษัท Kubota, Japan.

เครื่องสเปคโตรโฟโตมิเตอร์ (spectrophotometer) รุ่น Spectronic 21 ของบริษัท Bausch & Lomb, USA.

เครื่องวัดความเป็นกรดต่างแบบตัวเลข (digital pH meter) รุ่น SP-SA ของบริษัท Suntex , Taiwan.

เครื่องระเหิดแห้ง (freeze dryer) รุ่น FD-1 ของบริษัท Eyela, Japan.

เครื่องระเหยภายใต้สุญญากาศ (rotary vacuum evaporator) รุ่น N-1 ของบริษัท Tokyo Rikakikai , Japan.

เครื่องโฮโมจีไนเซอ์ (homogenizer) รุ่น AM-11 ของบริษัท Nihon seiki Kaisha , Japan.

เครื่องปั่นผสม (vortex mixer) รุ่น G-560E ของบริษัท Scientific Industries, USA.

เครื่องชั่งละเอียด (analytical balance) รุ่น S 2000 B ของบริษัท Beckman, USA.

ตู้อบแห้ง (hot air oven) ของบริษัท Hearson, England.

อ่างน้ำมันควบคุมอุณหภูมิ (oil bath) รุ่น O 270 ของบริษัท Memmert, West Germany.

ศูนย์วิทยทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



## วิธีดำเนินการวิจัย

- 1) การแยกรากที่สามารถฟอกสีน้ำกากส่าและผลิตโพลีแซคคาไรด์จากตัวอย่างดิน น้ำและอากาศจากแหล่งต่างๆ

ทำการเก็บตัวอย่างดิน น้ำ น้ำกากส่า และอากาศจากโรงงานผลิตเอทานอลและแหล่งต่างๆในประเทศไทย ดังแสดงในตารางที่ 3 เพื่อนำมาแยกรากด้วยวิธีการในข้อ 2

- 2) การตัดแยกรากโดยใช้อาหารเลี้ยงเชื้อแข็ง (solid medium)

ซึ่งตัวอย่างดินมา 1 กรัมหรือตุตตัวอย่างน้ำ 1 มิลลิลิตร ใส่ลงในหลอดทดลองที่มีน้ำกลั่นปราศจากเชื้อ 9 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากันด้วยเครื่องปั่นผสม (vortex mixer) นำไปเจือจางตามลำดับ แล้วดูดสารแขวนลอยในแต่ละความเข้มข้นมา 1 มิลลิลิตร เกลี่ยลงบนอาหารเลี้ยงเชื้อ PDA (Potato Dextrose Agar) (ภาคผนวก ก) ด้วยแท่งแก้วเพื่อให้ทั่วผิวหน้าอาหาร บ่มที่อุณหภูมิห้องจนสายใยราขึ้น แยกโคโลนีเดี่ยวมาทำให้บริสุทธิ์บนอาหารเลี้ยงเชื้อแข็งเอียงชนิดเต็ม บ่มไว้จนเห็นสายใยราเจริญเต็มที่ ส่วนรากลากอากาศใช้อาหารเลี้ยงเชื้อ PDA ในจานเลี้ยงเชื้อนำไปวางไว้ในที่มีอากาศถ่ายเทสะดวก เปิดฝาจานเลี้ยงเชื้อไว้ประมาณ 15 นาที แล้วปิดฝาจานเลี้ยงเชื้อ บ่มที่อุณหภูมิห้องจนสายใยราขึ้น แยกโคโลนีเดี่ยวมาทำให้บริสุทธิ์เช่นเดียวกับรากที่แยกได้จากดินและน้ำ

- 3) การคัดเลือกรากที่มีความสามารถฟอกสีน้ำกากส่าบนอาหารเลี้ยงเชื้อแข็ง

นำรากที่แยกได้บริสุทธิ์จากข้อ 2 มาจุด (spot) ลงบนอาหารเลี้ยงเชื้อ MPA (Molasses Pigment Agar) ตามสูตรของสันทัดและคณะ (22) (ภาคผนวก ก) บ่มที่อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 5-7 วัน แล้วนำมาตรวจสอบความสามารถในการฟอกสีน้ำกากส่า โดยสังเกตจากสีของอาหารเลี้ยงเชื้อบริเวณรอบๆโคโลนี ซึ่งปรกติจะมีสีน้ำตาลดำ ถ้าราสายพันธุ์นั้นสามารถฟอกสีน้ำกากส่าได้สีของอาหารเลี้ยงเชื้อจะจางลง

ตารางที่ 3 แสดงสถานที่เก็บตัวอย่าง ประเภทของตัวอย่าง และตัวอย่างที่เก็บ

แหล่งตัวอย่าง	ประเภทและจำนวนตัวอย่าง		
	ดิน	น้ำ	น้ำกากส่า
โรงงานสุราแสงโสม อ.สามพราน จ.นครปฐม	37	10	23
โรงงานสุรุกรมสรรพสามิต จ.ฉะเชิงเทรา	21	3	3
โรงงานสุรุกรมสรรพสามิต จ.อุตรดิตถ์	19	-	-
อ.เมือง จ.กาญจนบุรี	10	-	-
อ.เมือง จ.เชียงใหม่	10	-	-
อ.หาดใหญ่ จ.สงขลา	10	-	-
มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ บางแสน อ.เมือง จ.ชลบุรี	10	5	-
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย ปทุมวัน กรุงเทพฯ	20	5	-
การบินแป้นจากอากาศ บริเวณ ภาควิชาจุลชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย	-	-	-
รวม	108	23	26

รวมทั้งสิ้น 9 แหล่ง ได้ตัวอย่าง 158 ตัวอย่าง

4) การเก็บรักษาที่มีความสามารถฟอกสีน้ำกากส่า

นำราสายพันธุ์ต่างๆ ที่คัดเลือกมาจากข้อ 3 ที่มีความสามารถในการฟอกสีน้ำกากส่าไปจุดลงบนอาหารเลี้ยงเชื้อ PDA แข็งเอียงในหลอดทดลองบ่มที่อุณหภูมิห้องจนสายใยราเจริญเต็มที่ เก็บไว้ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส จนกว่าจะนำมาใช้

5) การคัดเลือกที่มีความสามารถในการฟอกสีน้ำกากส่าและผลิตโพลีแซคคาไรด์ในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลว (liquid medium)

นำราสายพันธุ์ต่างๆ ที่เก็บรักษาไว้ในข้อที่ 4 มาทำการทดสอบโดยใช้อาหารเลี้ยงเชื้อเหลวที่มีสารละลายสีน้ำกากส่า MPM (Molasses Pigment Medium) ตามสูตรของสันทัดและคณะ (22) (ภาคผนวก ก) ที่บรรจุอยู่ในขวดแก้วทรงกรวย ตามวิธีการในข้อ 6 หลังจากมีการเจริญของราแล้วทำการแยกเซลล์ออกจากอาหารเลี้ยงเชื้อทุก 24 ชั่วโมง วัดการฟอกสีน้ำกากส่า การเจริญและการผลิตโพลีแซคคาไรด์ ตามวิธีการในข้อ 7, 8 และ 9 ตามลำดับ

6) การเลี้ยงราในขวดแก้วทรงกรวย

เตรียมราเริ่มต้นในรูปของสายใยแขวนลอย (mycelium suspension) โดยเลี้ยงราบนอาหารเลี้ยงเชื้อ PDA บ่มที่อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 5-7 วัน ย้ายราดังกล่าวลงบนอาหารเลี้ยงเชื้อ PDB (Potato Dextrose Broth) ความเป็นกรดต่างเท่ากับ 5.0 (ภาคผนวก ก) ปริมาตร 50 มิลลิลิตรในขวดแก้วทรงกรวยขนาด 250 มิลลิลิตร บ่มเชื้อที่อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 10-14 วัน ราจะเจริญเติบโตเต็มผิวหน้าของอาหารเลี้ยงเชื้อ นำส่วนของสายใยมาปั่นละเอียดกับน้ำกลั่นปราศจากเชื้อ 20 มิลลิลิตรด้วยเครื่องปั่นละเอียด (homogenizer) จะได้สายใยแขวนลอย 20 มิลลิลิตร คิดเป็นปริมาณเชื้อ 0.2 กรัม/น้ำหนักแห้งต่อ 1 มิลลิลิตร ย้ายสายใยแขวนลอยรา 1 มิลลิลิตร ลงในอาหารเลี้ยงเชื้อ MPM ปริมาตร 100 มิลลิลิตร คิดเป็นปริมาณเชื้อ 0.2 กรัม/น้ำหนักแห้งต่อ 1 มิลลิลิตร ในขวดแก้วทรงกรวยขนาด 500 มิลลิลิตร เลี้ยงเชื้อบนเครื่องเขย่าแบบไปกลับ (reciprocal shaker) อัตราเร็ว 150 รอบต่อนาที บ่มเชื้อที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 8 วัน

### 7) การวัดความสามารถในการฟอกสีน้ำกากส่า

เปอร์เซ็นต์การฟอกสีน้ำกากส่าตามวิธีการของ Ueda และคณะ (16) โดยแยกเซลล์ของราจากอาหารเลี้ยงเชื้อที่เลี้ยงไว้ในข้อ 6 ด้วยเครื่องรีฟริเจเรเทดเซนตริฟิวจ์ (refrigerated centrifuge) ความเร็ว 10,000 รอบต่อนาที เป็นเวลา 15 นาที นำส่วนน้ำเลี้ยงเชื้อมาเจือจาง 10 เท่าด้วยสารละลายอะซิเตทบัฟเฟอร์ (ภาคผนวก ข) ความเข้มของสีวัดได้จากค่าการดูดกลืนแสงจากเครื่องสเปคโตรโฟโตมิเตอร์ (spectrophotometer) ที่ความยาวคลื่น 475 นาโนเมตร คำนวณเปอร์เซ็นต์การฟอกสีตามสูตรในภาคผนวก ค.

### 8) การวัดการเจริญของรา

ชั่งน้ำหนักส่วนตะกอนของเซลล์ราที่ปั่นแยกได้จากข้อ 7 ในถ้วยสแตนเลสที่ชั่งน้ำหนักคงที่แล้ว อบแห้งในตู้อบแห้ง (hot air oven) อุณหภูมิ 80 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 24 ชั่วโมง นำมาใส่ในโถดูดความชื้น (desiccator) เป็นเวลา 2 ชั่วโมงจนน้ำหนักคงที่ แล้วชั่งด้วยเครื่องชั่งละเอียด คำนวณเป็นน้ำหนักแห้งของราต่ออาหารเลี้ยงเชื้อ 100 มิลลิลิตร

### 9) การวัดการผลิตโพลีแซคคาไรด์ของรา

โพลีแซคคาไรด์ที่สร้างโดยรา สามารถแยกออกจากน้ำเลี้ยงเชื้อที่ปั่นแยกเซลล์ออกแล้วตามวิธีการในข้อ 8 โดยตกตะกอนน้ำเลี้ยงเชื้อด้วย 95 เปอร์เซ็นต์เอทานอล 20 มิลลิลิตร (2 เท่า) ตามวิธีการของ Ueda และคณะ (40) วัดค่าน้ำหนักแห้งของโพลีแซคคาไรด์ที่ตกตะกอนได้ต่ออาหารเลี้ยงเชื้อ 100 มิลลิลิตรตามวิธีการวัดน้ำหนักแห้งในข้อ 8 ส่วนโพลีแซคคาไรด์ที่เหลือนำไประเหยแห้งด้วยเครื่องระเหิดแห้ง (freeze dryer) เพื่อนำไปใช้ในการศึกษาคุณสมบัติของโพลีแซคคาไรด์ต่อไป

10) ศึกษาสภาวะที่เหมาะสมในการเลี้ยงราให้มีความสามารถในการฟอกสีน้ำกาก  
ส่าและผลิตโพลีแซคคาไรด์ในระดับขวดเขย่า

10.1) เปรียบเทียบรูปแบบของเชื้อเริ่มต้นที่เหมาะสมในการเลี้ยงเชื้อ

ทำการทดลองเปรียบเทียบรูปแบบของเชื้อเริ่มต้นที่ใช้ในการทดลองระหว่าง  
สปอร์และสายใยของราว่าแบบใดจะให้ผลในการฟอกสีน้ำกากส่าและผลิตโพลีแซค  
คาไรด์ได้ดีกว่า โดยใช้สปอร์ปริมาณ  $1 \times 10^7$  สปอร์ต่อมิลลิลิตร (ภาคผนวก ค)  
และใช้สายใยราปริมาณ 0.2 กรัมน้ำหนักแห้งต่อ 100 มิลลิลิตร (ภาคผนวก ค)  
ในแต่ละรูปแบบของเชื้อเริ่มต้นนั้นก็เลี้ยงด้วยเครื่องเขย่า 2 แบบคือ recipro  
cal และ rotary ที่ความเร็ว 150 รอบต่อนาที ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส  
เป็นเวลา 8 วันเช่นเดียวกัน

10.2) เปรียบเทียบลักษณะการให้อากาศในระดับขวดเขย่าด้วยเครื่องเขย่า  
2 แบบ

ทำการทดลองเปรียบเทียบลักษณะการให้อากาศในการเลี้ยงเชื้อด้วยเครื่อง  
เขย่า 2 แบบคือ reciprocal และ rotary ในแต่ละชนิดของเครื่องเขย่า  
ใช้ความเร็วในการเขย่า 4 ระดับคือ 50, 100, 150 และ 200 รอบต่อนาที  
และในแต่ละระดับความเร็วใช้ขวดเขย่าความจุ 2 ขนาด คือ 250 มิลลิลิตรและ  
500 มิลลิลิตร เพื่อเปรียบเทียบว่าลักษณะการให้อากาศแบบใดเหมาะสมในการ  
ฟอกสีน้ำกากส่าและผลิตโพลีแซคคาไรด์ของราได้ดีที่สุด

10.3) การหาปริมาณเชื้อเริ่มต้นที่เหมาะสมในการฟอกสีน้ำกากส่าและผลิต  
โพลีแซคคาไรด์

ทำการทดลองเลี้ยงราในสภาวะการให้อากาศที่เหมาะสมจากข้อ 10.2  
โดยใช้ปริมาณเชื้อเริ่มต้นที่แตกต่างกันดังนี้ คือ 0.05, 0.10, 0.15, 0.20,  
0.25 และ 0.30 กรัมน้ำหนักแห้งต่อ 100 มิลลิลิตร เพื่อหาปริมาณเชื้อเริ่มต้นที่  
น้อยที่สุดที่รามีความสามารถในการฟอกสีน้ำกากส่าและผลิตโพลีแซคคาไรด์

10.4) การหาความเป็นกรดต่างเริ่มต้นที่เหมาะสมของอาหารเลี้ยงเชื้อที่ใน  
การฟอกสีน้ำกากส่าและผลิตโพลีแซคคาไรด์

ทำการเลี้ยงราในสภาวะที่เหมาะสมในการเลี้ยงเชื้อจากข้อ 10.3 ในอาหารเลี้ยงเชื้อ MPM โดยทำการปรับความเป็นกรดต่างของอาหารเลี้ยงเชื้อในระดับต่างๆกันดังนี้คือ 3, 4, 5, 6, 7 และ 8 เพื่อหาความเป็นกรดต่างเริ่มต้นในอาหารเลี้ยงเชื้อที่เหมาะสมที่สุดในการฟอกสีน้ำกากส่าและผลิตโพลีแซคคาไรด์

10.5) การหาอุณหภูมิที่เหมาะสมในการฟอกสีน้ำกากส่าและผลิตโพลีแซคคาไรด์

ทำการเลี้ยงราในสภาวะที่เหมาะสมในการเลี้ยงเชื้อจากข้อ 10.4 โดยทำการผันแปรอุณหภูมิในการบ่มเชื้อ 3 ระดับ คือ 30, 40 และ 50 องศาเซลเซียส เพื่อหาอุณหภูมิที่เหมาะสมในการฟอกสีน้ำกากส่าและผลิตโพลีแซคคาไรด์

11) ศึกษาองค์ประกอบของอาหารเลี้ยงเชื้อที่เหมาะสมในการฟอกสีน้ำกากส่าและผลิตโพลีแซคคาไรด์

11.1) การหาชนิดของแหล่งอาหารคาร์บอนที่เหมาะสมในการฟอกสีน้ำกากส่าและผลิตโพลีแซคคาไรด์

ทำการเลี้ยงราด้วยอาหารเลี้ยงเชื้อ MPM ที่มีการผันแปรชนิดของแหล่งอาหารคาร์บอน 2 ชนิดคือ น้ำตาลกลูโคสและน้ำตาลซูโครส เพื่อหาชนิดของแหล่งอาหารคาร์บอนที่เหมาะสมในการฟอกสีน้ำกากส่าและผลิตโพลีแซคคาไรด์

11.2) การหาความเข้มข้นของแหล่งอาหารคาร์บอนที่เหมาะสมในการฟอกสีน้ำกากส่าและผลิตโพลีแซคคาไรด์

ทำการเลี้ยงราด้วยอาหารเลี้ยงเชื้อ MPM โดยใช้แหล่งอาหารคาร์บอนที่เหมาะสม จากข้อ 11.1 ทำการผันแปรความเข้มข้นของแหล่งอาหารคาร์บอนที่ใช้ในระดับต่างๆกันดังนี้คือ 0, 0.5, 1.0, 1.5, 2.0, 2.5 และ 3.0 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เพื่อหาความเข้มข้นของแหล่งอาหารคาร์บอนที่เหมาะสมในการฟอกสีน้ำกากส่าและผลิตโพลีแซคคาไรด์

11.3) การหาชนิดของแหล่งอาหารไนโตรเจนที่เหมาะสมในการฟอกสีน้ำกากส่าและผลิตโพลีแซคคาไรด์

ทำการเลี้ยงราด้วยอาหารเลี้ยงเชื้อ MPM ที่ใช้แหล่งอาหารคาร์บอนและ



ความเข้มข้นของแหล่งอาหารคาร์บอนดังในข้อ 11.2 แล้วทำการผันแปรชนิดของแหล่งอาหารไนโตรเจน 6 ชนิดคือ ยีสต์สกัด (yeast extract), เปปโตน (peptone), โพลีเปปโตน (polypeptone), โซเดียมไนเตรท ( $\text{NaNO}_3$ ), แอมโมเนียมซัลเฟต [ $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ ] และยูเรีย (Urea) เพื่อหาชนิดของแหล่งอาหารไนโตรเจนที่เหมาะสมในการฟอกสีน้ำกากส่าและผลิตโพลีแซคคาไรด์

#### 11.4) การหาปริมาณความเข้มข้นของแหล่งอาหารไนโตรเจนที่เหมาะสมในการฟอกสีน้ำกากส่าและผลิตโพลีแซคคาไรด์

ทำการเลี้ยงราด้วยอาหารเลี้ยงเชื้อ MPM ที่ใช้แหล่งอาหารไนโตรเจนที่เหมาะสมดังในข้อ 11.3 ทำการผันแปรความเข้มข้นของแหล่งอาหารไนโตรเจนที่ใช้ในระดับต่างๆกันดังนี้คือ 0, 0.1, 0.2, 0.3, 0.4, 0.5 และ 0.6 เปอร์เซ็นต์ตามลำดับ เพื่อหาความเข้มข้นของแหล่งอาหารคาร์บอนที่เหมาะสมในการฟอกสีน้ำกากส่าและผลิตโพลีแซคคาไรด์

#### 12) ศึกษาคุณสมบัติบางประการของโพลีแซคคาไรด์ที่ได้จากรา

##### ศึกษาคุณสมบัติทางเคมีของโพลีแซคคาไรด์

นำโพลีแซคคาไรด์ที่ได้มาทำการไฮโดรไลซ์อย่างสมบูรณ์ (complete hydrolysis) ตามวิธีการของ Trevelyan และคณะ (46) โดยการซึ่งตัวอย่างโพลีแซคคาไรด์ประมาณ 5-10 มิลลิกรัม ละลายด้วยกรดซัลฟูริกเข้มข้น 2 นอร์มอลปริมาตร 1 มิลลิลิตร ในขวดแก้วขนาดเล็กให้สมบูรณ์ ปล่อยแก๊สไนโตรเจนลงไปในช่วงแก้วดังกล่าวเป็นเวลา 30 วินาทีปิดโดยเร็วด้วยเทปกาวชนิดพันสายไฟฟ้าให้แน่น แช่ขวดแก้วลงในอ่างน้ำมัน (oil bath) อุณหภูมิ 100 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 7 ชั่วโมงระหว่างนี้ห้ามเปิดฝาขวดเด็ดขาด หลังจากนั้นนำมาวางให้เย็นที่อุณหภูมิห้องแล้วถ่ายของในขวดแก้วลงในหลอดสำหรับปั่นแยก (centrifuge tube) ขนาดเล็ก ล้างขวดดังกล่าวด้วยน้ำกลั่นปริมาณน้อยมาก (0.05-0.1 มิลลิลิตร) 2 ครั้งแล้วเทของเหลวรวมในหลอดปั่นแยกนั้น ทำสารในหลอดปั่นแยกให้เป็นกลาง (neutralized) ด้วยแบเรียมคาร์บอเนต ( $\text{BaCO}_3$ ) โดยค่อยๆใส่ทีละน้อย สังเกตดูฟองแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์ ( $\text{CO}_2$ ) ที่เกิดขึ้น ใสจนไม่มีฟองแก๊สเกิดขึ้น (เพื่อให้แน่ใจควรทิ้งไว้สักพัก) และวัดความเป็นกรดต่างให้ได้

เท่ากับ 7 ด้วยกระดาษวัดความเป็นกรดด่าง (pH paper) ซึ่งจะเห็นตะกอนสีขาวของแบเรียมซัลเฟต ( $\text{BaSO}_4$ ) จากนั้นนำไปปั่นแยกตะกอนออกด้วยเครื่องปั่นแยก (centrifuge) ด้วยความเร็ว 3,000 รอบต่อนาที เป็นเวลา 10 นาที เก็บส่วนน้ำใสมาใส่ในหลอดแก้วขนาดเล็กที่สะอาดแล้วนำไประเหยในตู้อบอุณหภูมิ 40-45 องศาเซลเซียสจนปริมาณเหลือน้อยสุด

ตรวจสอบชนิดของน้ำตาลที่เกิดขึ้นจากการไฮโดรไลซ์โพลีแซคคาไรด์อย่างสมบูรณ์ ด้วยวิธีโครมาโทกราฟีกระดาษ (paper chromatography) แบบ ascending โดยการนำโพลีแซคคาไรด์ที่ไฮโดรไลซ์อย่างสมบูรณ์แล้วมาจุด (spot) ลงบนกระดาษกรอง Whatman No.1 เปรียบเทียบกับสารละลายมาตรฐานน้ำตาล กลูโคส น้ำตาลมอลโตส น้ำตาลฟรุคโตส น้ำตาลซูโครส น้ำตาลกาแลคโตส และ น้ำตาลแลคโตส ความเข้มข้น 1 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ตัวอย่างละ 5 ไมโครลิตร ในภาชนะที่อิมมิดีด้วยไอของสารละลายผสมของบิวทานอล ต่อ ไพริดีน ต่อ น้ำ (n-butanol:pyridine:water) ในอัตราส่วน 6:4:3 (โดยปริมาตร) เมื่อสารละลายซึมถึงตำแหน่งขอบบนมากที่สุดนำมาทำให้แห้ง แล้วทำให้เกิดสีโดยวิธี อัลคาไลซิลเวอร์ไนเตรท (46) (ภาคผนวก ข)

ศูนย์วิทยทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย