

บทที่ 3

อุปกรณ์และวิธีดำเนินงานวิจัย

1. อุปกรณ์

อุปกรณ์	รูปแบบ (model)	บริษัทหรือหน่วยงานผู้ผลิต หรือประเทศผู้ผลิต
เครื่องสเปกโตรโฟโตมิเตอร์ (Spectrophotometer)	UV-240	Shimadzu, Japan
เครื่องเขย่า (rotary shaker)	Big Bell	Thermolyne, West Germany
เครื่องชั่งไฟฟ้า	1518 MP8	Sartorius, West Germany
เครื่องชั่งน้ำหนักแบบละเอียด	2462	Sartorius, West Germany
เครื่อง Scanning Electron Microscope (SEM)	JSM 35CF	JEOL, Japan
เครื่องเคลือบทอง	Iron sputter model JEC-1100	JEOL, Japan
เครื่องย่อยโปรตีน	Kjeldatherm	Gerhardt, West Germany
เครื่องกลั่นโปรตีน	Vapodest 1	Gerhardt, West Germany
เครื่องวัดความหนืด (Brookfield viscometer)	DV-I	Sartorius, West Germany

ตารางที่ 3.1 (ต่อ)

อุปกรณ์	รูปแบบ	บริษัทหรือหน่วยงานผู้ผลิต หรือประเทศผู้ผลิต
อ่างน้ำควบคุมอุณหภูมิ (Water bath)	W350	Memert, West Germany
ปั๊มสุญญากาศ (Vacuum pump)	O522-V103-G21DX	MFG, USA
เครื่องวัด pH (pH meter)	HI8417	Hanna, West Germany
อ่างควบคุมอุณหภูมิแบบเขย่า (Shaking water bath)	CB60	DT Hetotherm, Japan
ตู้อบ (hot air oven)	E53	WTB binder
เครื่องวัดความหนืด (Ostwald viscometer)		Sartorius, West Germany
เครื่องมือวัดสี (Lovibond tintometer)	flexible optic tintometer	England
เครื่องปฏิกรณ์ฟลูอิดไคซ์เบด	AF751 ประกอบขึ้นเอง ตามรูปที่ 3.6	ศูนย์บริการเครื่องมือทาง วิทยาศาสตร์ คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

## 2. วัตถุดิบ วัสดุ และสารเคมี

### 2.1 วัตถุดิบและสารเคมีสำหรับการสกัดน้ำตาลแตงไทย

แตงไทยสุก

Pectinex Ultra SP-L® (Novo Industri A/S Copenhagen, Denmark)

Celluclast 1.5 L® (Novo Industri A/S Copenhagen, Denmark)

การเตรียมการสกัดน้ำแตงไทย ตามแผนภูมิรูปที่ 3.2

นำแตงไทยสุกดังรูปที่ 3.1 มาปอกเปลือกนำเมล็ดออก หั่นเป็นชิ้นเล็กๆ แล้วจึงนำเนื้อแตงไทยมาตีปั่นให้ละเอียด จากนั้นชั่งเนื้อแตงไทยตีปั่นประมาณ 100 กรัม นำมาเติมเอนไซม์และบ่ม โดยใช้ปริมาณเอนไซม์และสภาวะต่าง ๆ ตามที่ระบุในแต่ละการทดลอง จากนั้นจึงหยุดปฏิกิริยาของเอนไซม์ในน้ำเดือด 10 นาที วัดความหนืดของเนื้อแตงไทยตีปั่นโดยใช้ Brookfield viscometer ขนาดซีเอ็มเบอร์ 3 และความเร็วรอบการหมุนของซีเอ็ม 100 รอบต่อนาที คำนวณหาค่าร้อยละการลดลงของความหนืดตามวิธีในภาคผนวก ข-6 และ ข-7 เปรียบเทียบกับตัวอย่างควบคุมที่ไม่ใส่เอนไซม์ และหาปริมาณผลผลิตของน้ำแตงไทย โดยนำเนื้อแตงไทยตีปั่นที่ได้ขึ้นต้นมาซึ่งนำหนักก่อนกรอง หลังจากนั้นกรองผ่านกระดาษกรอง Whatman เบอร์ 2 โดยการ suction ด้วยปั๊มสุญญากาศ (Vacuum pump) ที่ความดัน 27 นิ้วปรอท เป็นเวลา 10 นาที ชั่งน้ำหนักของผลผลิตน้ำแตงไทยที่ได้อีกครั้งหนึ่ง คำนวณค่าร้อยละการเพิ่มผลผลิตตามวิธีในภาคผนวก ข-8 ซึ่งขั้นตอนทั้งหมดดังกล่าว แสดงดังแผนภูมิรูปที่ 3.2

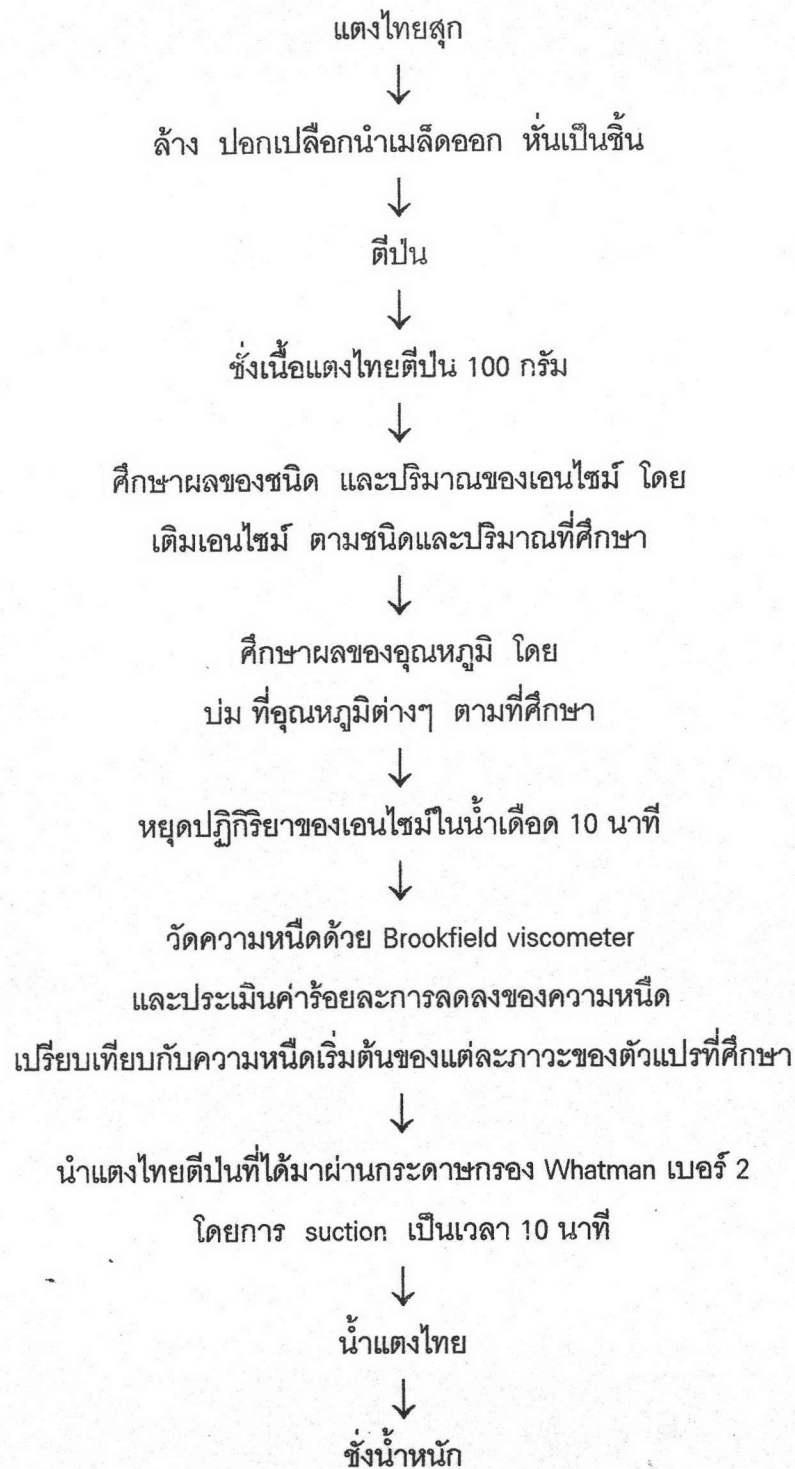


(1)



(2)

รูปที่ 3.1 ลักษณะของผลแตงไทยสุก ทั้งลักษณะภายนอก (1) และลักษณะภายใน (2)



รูปที่ 3.2 ขั้นตอนในการสกัดน้ำแป้งไทย และขั้นตอนการศึกษาผลของปัจจัย

2.2 สารเคมีที่ใช้ในการเตรียมบัฟเฟอร์สำหรับการตรึงรูปแอนไซม์และหา pH ที่เหมาะสมในการทำปฏิกิริยาของแอนไซม์

Acetic acid (Merck)

Sodium acetate trihydrate (Fluka)

Citric acid (BHD)

Sodium citrate (Fluka)

2.2.1 การเตรียมสารละลายอะซิเตตบัฟเฟอร์ที่ pH 4.0-5.0 โดยเตรียมตามวิธีในภาคผนวก ก-5.1

2.2.2 การเตรียมสารละลายซิเตรตบัฟเฟอร์ที่ pH 3.5-6.0 โดยเตรียมตามวิธีในภาคผนวก ก-5.2

2.3 สารเคมีสำหรับวิเคราะห์แอกติวิตีของแอนไซม์

2.3.1 สารเคมีสำหรับวิเคราะห์แอกติวิตีของเพคตินเนส

Pectin (62-65% esterified) (Copenhegen)

วิธีเตรียม

เตรียมสารละลายเพคตินเข้มข้นร้อยละ 2 โดยน้ำหนักต่อปริมาตร ในน้ำกลั่น เจือจางด้วยสารละลายอะซิเตตบัฟเฟอร์ความเข้มข้น 0.2 โมลต่อลิตร pH 4.0 ในอัตราส่วน 1:1 โดยปริมาตร จะได้สารละลายเพคตินความเข้มข้นร้อยละ 1 โดยน้ำหนักต่อปริมาตรในสารละลายอะซิเตตบัฟเฟอร์ความเข้มข้น 0.1 โมลต่อลิตร pH 4.0

2.3.2 สารเคมีสำหรับวิเคราะห์แอกติวิตีของเซลลูเลส

D-glucose (merck)

3,5 dinitrosalicylic acid (DNS) (Fluka)

Phenol (Merck)

Sodium sulfite (Merck)

Sodium hydroxide (Merck)

Potassium sodium tartrate (Merck)

Carboxymethylcellulose sodium salt (CMC) (Fluka)

### 2.3.2.1 สารละลายกลูโคสมาตรฐาน

ชั่งน้ำตาลกลูโคส 0.1 กรัม ด้วยเครื่องชั่งอย่างละเอียด ละลายในน้ำกลั่นและใส่ในขวดวัดปริมาตร เติมน้ำกลั่นให้ครบ 100 มิลลิลิตร เป็น stock solution ที่มีความเข้มข้น 1000 ไมโครกรัม/มิลลิลิตร จากนั้นนำมาเจือจางให้ได้สารละลายกลูโคสมาตรฐานที่มีความเข้มข้นในช่วง 0-200 ไมโครกรัม/มิลลิลิตร

### 2.3.2.2 สารละลาย DNS

ชั่งกรดไดไนโตรซาลิไซลิก (DNS) จำนวน 10 กรัม ฟีนอล 2 กรัม โซเดียมซัลไฟด์ 0.5 กรัม และโปแตสเซียมโซเดียมคาร์เตรต 200 กรัม ละลายในสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ความเข้มข้นร้อยละ 2 โดยปริมาตร จำนวน 500 มิลลิลิตร แล้วปรับปริมาตรเป็น 1 ลิตรด้วยน้ำกลั่น

### 2.3.2.3 สารละลาย CMC

เตรียมสารละลาย CMC ความเข้มข้นร้อยละ 2 โดยน้ำหนักต่อปริมาตรในน้ำกลั่น เจือจางด้วยสารละลายอะซิเตตบัฟเฟอร์ความเข้มข้น 0.2 โมลต่อลิตร pH 4.8 ในอัตราส่วน 1:1 จะได้สารละลาย CMC ความเข้มข้นร้อยละ 1 ในสารละลายอะซิเตตบัฟเฟอร์ความเข้มข้นร้อยละ 0.1 โมลต่อลิตร pH 4.8

## 2.4 วัสดุและสารเคมีสำหรับการเตรียมรูปเฟกตินเนสหรือเซลลูโลสบนเม็ดแก้ว

เม็ดแก้ว ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง 2 มิลลิเมตร

Nitric acid (Merck)

$\gamma$ -Aminopropyltriethoxysilane (APTS) (Sigma)

Glutaraldehyde (Fluka)

Pectinex Ultra SP-L®

Celluclast 1.5 L®

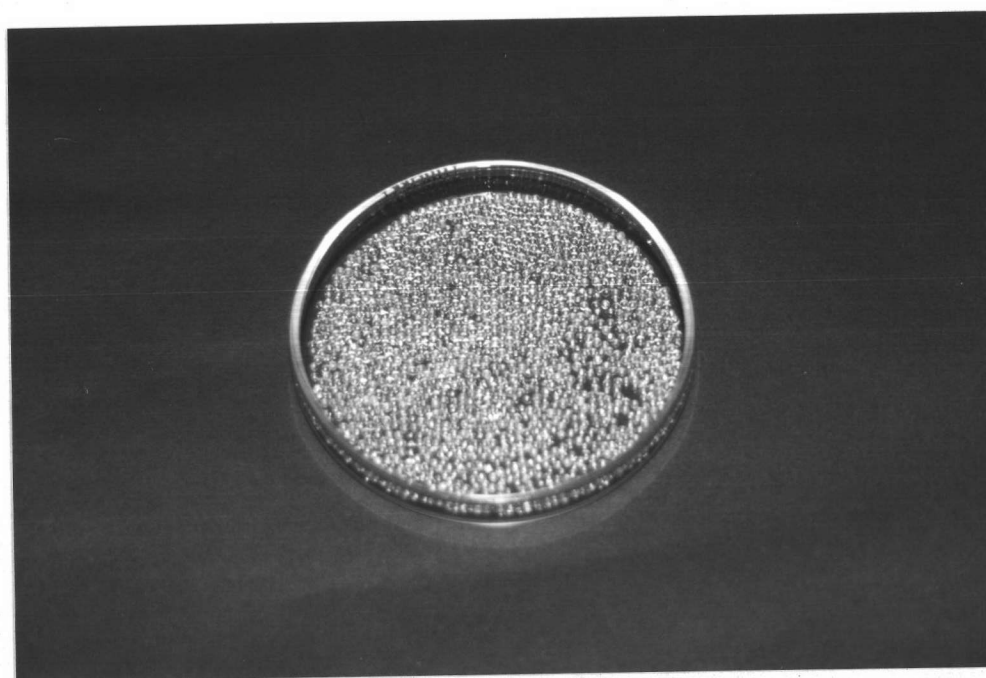
Toluene (Merck)

Acetone (Merck)



#### 2.4.1 การเตรียมเม็ดแก้วก่อนการตรึงรูป

นำเม็ดแก้วขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง 2 มิลลิเมตร มาย่อยด้วยกรดไนตริกความเข้มข้นร้อยละ 10 ในอัตราส่วน 1:1 โดยน้ำหนัก ต้มให้เดือดเป็นเวลา 1 ชั่วโมง จากนั้นนำมาล้างด้วยน้ำกลั่นจนหมดกรด และอบแห้งที่ 100 องศาเซลเซียสนาน 2 ชั่วโมง เก็บในภาชนะที่ปิดสนิทเพื่อเป็นตัวอย่างสำหรับการตรึงรูปเพคตินเนส และเซลลูเลสต่อไป ดังรูปที่ 3.3



รูปที่ 3.3 เม็ดแก้วสะอาดที่ผ่านการย่อยด้วยกรดไนตริก

#### 2.4.2 เตรียมสารละลายอะมิโนโพรพิลไดรเอทอกซีไซเลน (APTS)

เตรียมสารละลาย APTS ความเข้มข้นร้อยละ 1, 3, 5 และ 7 โดยปริมาตรในโทลูอีน สารละลาย APTS นี้จะทำหน้าที่เป็นตัวกระตุ้นตัวพองเม็ดแก้วในการเตรียมเอนไซม์ตรึงรูป

#### 2.4.3 เตรียมสารละลายกลูตารัลดีไฮด์

เตรียมสารละลายกลูตารัลดีไฮด์ ความเข้มข้นร้อยละ 1, 3, 5 และ 7 โดยปริมาตร ในน้ำกลั่นเพื่อใช้เป็นสารสร้างพันธะเชื่อมขวางในการเตรียมเอนไซม์ตรึงรูป

#### 2.4.4 สารละลายเพคตินเนส

เตรียมสารละลายเพคตินเนสที่ความเข้มข้นร้อยละ 0.2, 0.5, 1, 2, 3, 4, 5, และ 6 โดยปริมาตร ในสารละลายอะซิเตตบัฟเฟอร์ความเข้มข้น 0.1 โมลต่อลิตร pH 4.0 (1 มิลลิลิตรของเพคตินเนสมีแอกติวิตี 5,242 ยูนิต ตามวิธีวัดแอกติวิตีในภาคผนวก ก-1.2 โดยที่ 1 ยูนิต หมายถึง ปริมาณเอนไซม์ที่ลดความหนืดของสารละลายเพคตินความเข้มข้นร้อยละ 1 โดยปริมาตร/น้ำหนัก ลงครึ่งหนึ่ง หรือลดลงร้อยละ 50 ภายในเวลา 1 นาที ที่ 30 องศาเซลเซียส)

#### 2.4.5 สารละลายเซลลูเลส

เตรียมสารละลายเซลลูเลสความเข้มข้นร้อยละ 1, 2, 3, 4, 5, 6, 7 และ 8 โดยปริมาตร ในสารละลายอะซิเตตบัฟเฟอร์ความเข้มข้น 0.1 โมลต่อลิตร pH 4.8 (1 มิลลิลิตรของเซลลูเลสมีแอกติวิตี 16,860 ยูนิต ตามวิธีวัดแอกติวิตีในภาคผนวก ก-2.2 โดยที่ 1 ยูนิต หมายถึง ปริมาณเอนไซม์ที่เปลี่ยนสับสเตรทคาร์บอกซีเมทิลเซลลูโลสไปเป็นกลูโคส 1 ไมโครกรัม ในเวลา 1 นาที ที่ 40 องศาเซลเซียส)

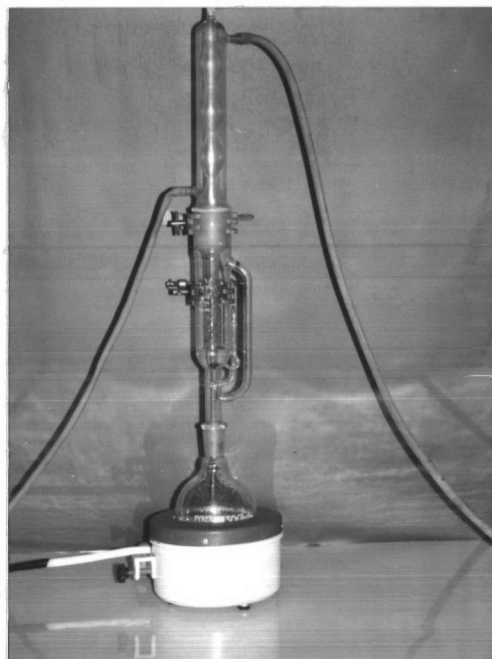
#### 2.4.6 การเตรียมเอนไซม์ตรึงรูปบนเม็ดแก้ว

การเตรียมเอนไซม์ตรึงรูปบนเม็ดแก้ว โดยการตรึงรูปเอนไซม์แต่ละชนิดแยกกัน สามารถแบ่งออกเป็น 2 ขั้นตอนดังนี้

##### 2.4.6.1 การกระตุ้นเม็ดแก้วด้วยสารละลาย APTS (Silanization of glass bead)

ได้พัฒนาตามวิธีการทำ Silanization of glass bead ของ Weetall (1976) โดยนำเม็ดแก้วขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง 2 มิลลิเมตร ที่ผ่านการย่อยด้วยกรดไนตริกแล้วจำนวน 50 กรัม เติมสารละลาย APTS ในโหลอื่น ความเข้มข้นร้อยละ 1 โดยปริมาตร ปริมาณ 100 มิลลิลิตร จากนั้นนำไปให้ความร้อนภายใต้การ reflux เป็นเวลา 9 ชั่วโมง (รูปที่ 3.4) ล้างด้วยโหลอื่น 100 มิลลิลิตร เพื่อล้าง APTS ที่เหลืออยู่ ตามด้วยอะซิโตน 100 มิลลิลิตร เพื่อล้างโหลอื่นและล้างด้วยน้ำกลั่น 100 มิลลิลิตร 4 ครั้ง เพื่อล้างอะซิโตน จากนั้นนำไปให้ความร้อนด้วยอ่างน้ำควบคุมอุณหภูมิที่อุณหภูมิ 45 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที แล้วจึงนำไปอบแห้งที่อุณหภูมิ 100 องศาเซลเซียส นาน 2 ชั่วโมง จะได้เม็ดแก้วที่ถูกกระตุ้นด้วยสารละลาย APTS ที่พร้อมสำหรับการตรึงรูปเอนไซม์ต่อไป ซึ่งขั้นตอนทั้งหมดแสดงดังแผนภูมิรูปที่ 3.5





รูปที่ 3.4 การประกอบเครื่องมือ reflux เม็ดแก้วด้วยสารละลาย APTS ในโทลูอีน

เม็ดแก้วสะอาด 50 กรัม + 1% APTS ในโทลูอีน 100 มิลลิลิตร



reflux 9 ชั่วโมง



ล้างด้วยโทลูอีน 100 มิลลิลิตร

ล้างด้วยอะซิโตน 100 มิลลิลิตร

ล้างด้วยน้ำกลั่น 4x100 มิลลิลิตร



ให้ความร้อนที่ 45 องศาเซลเซียส นาน 15 นาที



อบแห้งที่ 100 องศาเซลเซียส นาน 2 ชั่วโมง



เม็ดแก้วที่ถูกกระตุ้นด้วย APTS

(silanized glass beads)

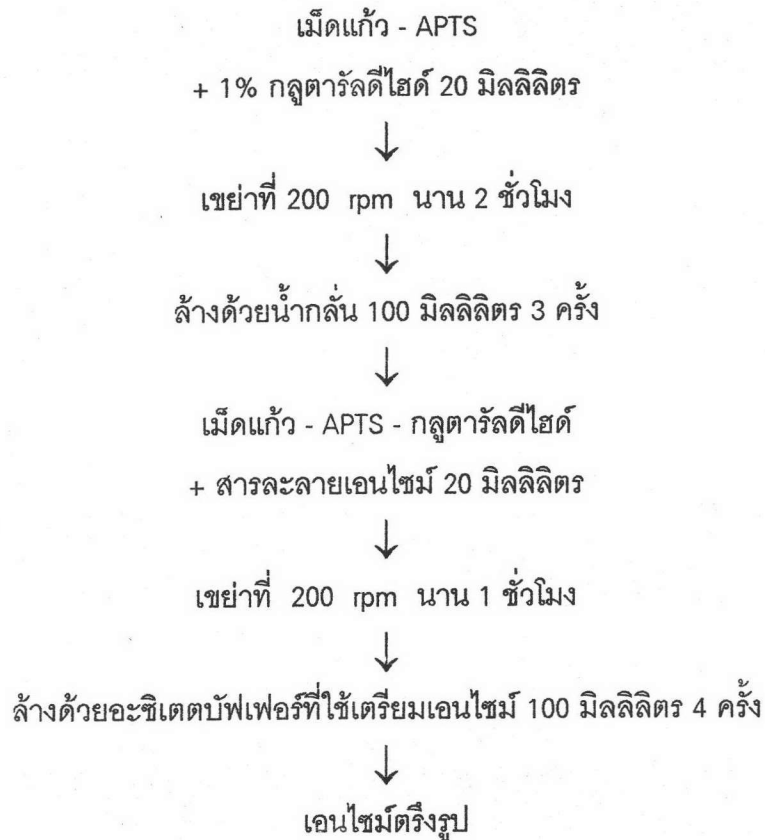
รูปที่ 3.5 แผนภูมิขั้นตอนการกระตุ้นเม็ดแก้วด้วยสารละลาย APTS (Silanization of glass bead)

#### 2.4.6.2 การตรึงรูปเอนไซม์บนเม็ดแก้ว

โดยทำการตรึงรูปเอนไซม์แต่ละชนิดแยกกัน นำเม็ดแก้วที่ผ่านการกระตุ้นด้วยสารละลาย APTS จำนวน 5 กรัม มาเติมสารละลายกลูตารัลดีไฮด์ ความเข้มข้นร้อยละ 1 โดยปริมาตร 20 มิลลิลิตร นำเข้าเครื่องเขย่าที่ความเร็วรอบ 200 รอบต่อนาที เป็นเวลา 2 ชั่วโมง (รูปที่ 3.6) ล้างด้วยน้ำกลั่น 100 มิลลิลิตร 4 ครั้ง จากนั้นเติมสารละลายเอนไซม์ 20 มิลลิลิตร ที่ความเข้มข้นต่างกันคือ เพคตินเนสเข้มข้นร้อยละ 0.5 โดยปริมาตร หรือเซลลูเลสเข้มข้นร้อยละ 4 โดยปริมาตร ในอะซิเตตบัฟเฟอร์เข้มข้น 0.1 โมลต่อลิตร ที่ pH 4.0 หรือ 4.8 ตามลำดับ นำเข้าเครื่องเขย่านาน 2 ชั่วโมง จากนั้นนำมาล้างด้วยอะซิเตตบัฟเฟอร์ที่ใช้เตรียมสารละลายเอนไซม์ปริมาตร 100 มิลลิลิตร 4 ครั้ง จะได้เอนไซม์ตรึงรูปบนเม็ดแก้วเก็บไว้ในบัฟเฟอร์ ที่ใช้เตรียมสารละลายเอนไซม์ ซึ่งขั้นตอนทั้งหมด แสดงดังแผนภูมิรูปที่ 3.7



รูปที่ 3.6 การประกอบเครื่องมือการเตรียมเอนไซม์ตรึงรูปบนเม็ดแก้ว



รูปที่ 3.7 แผนภูมิขั้นตอนการเตรียมเอนไซม์ตรึงรูปบนเม็ดแก้วแบบเชื่อมด้วยพันธะโควาเลนต์

## 2.5 สารเคมีสำหรับวิเคราะห์โปรตีน

Copper sulphate (Merck)

Potassium sulphate (Merck)

Sulfuric acid (Merck)

Sodium hydroxide (Merck)

Boric acid (Merck)

Methyl red (Merck)

2.5.1 เตรียมสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ ความเข้มข้นร้อยละ 50 โดยน้ำหนักต่อปริมาตรในน้ำกลั่น

2.5.2 เตรียมสารละลายกรดบอริกความเข้มข้นร้อยละ 4.0 โดยน้ำหนักต่อปริมาตร โดยละลายกรดบอริกในน้ำกลั่น ให้ความร้อน และคนตลอดเวลาจนละลายหมด โดยเครื่องกวนแม่เหล็กไฟฟ้า ทำเป็นปริมาตรที่ต้องการด้วยน้ำกลั่น

2.5.3 เตรียมเมทิลเรด ความเข้มข้นร้อยละ 0.1 โดยน้ำหนักต่อปริมาตร ในสารละลายเอทานอลเข้มข้นร้อยละ 60

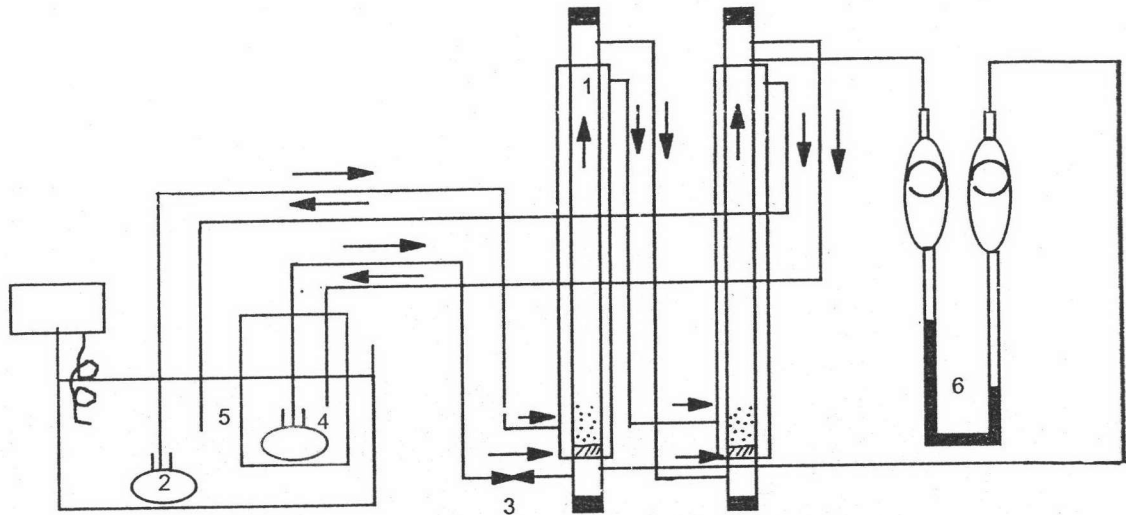
## 2.6 วัตถุประสงค์ อุปกรณ์สำหรับการศึกษาการสกัดน้ำแดงไทย โดยใช้เครื่องปฏิกรณ์ เพคตินเนสตรังรูปร่วมกับเซลล์ูเลสตรังรูป

แดงไทยสุก

เครื่องปฏิกรณ์ฟลูอิดไคซ์เบด

2.6.1 เตรียมแดงไทยตีป่นโดยนำผลแดงไทยที่มีระดับความสุกตามต้องการมาทำการล้างปอกเปลือก เอาเมล็ดออก หั่นเป็นชิ้น ๆ และตีป่นให้ละเอียด จากนั้นควบคุมความชื้นเริ่มต้นของแดงไทยตีป่นให้เท่ากันหมดโดยใช้น้ำคั้นที่ได้จากการสกัดแบบใช้แรงกดธรรมดา แบ่งใส่ถุงพลาสติกถ่วงละ 1000 มิลลิลิตร และเก็บที่อุณหภูมิ -20 องศาเซลเซียส

2.6.2 เครื่องปฏิกรณ์ชีวภาพเพคตินเนสตรังรูป และเซลล์ูเลสตรังรูป เป็นแบบฟลูอิดไคซ์เบด ขนาด 2x45 เซนติเมตร (เส้นผ่านศูนย์กลางภายใน x ความยาว) ต่อกันจำนวน 2 คอลัมน์ ประกอบด้วยคอลัมน์แก้วใสสองชั้น ชั้นนอกสำหรับควบคุมอุณหภูมิ โดยใช้การไหลเวียนของน้ำชั้นในสำหรับบรรจุเพคตินเนสตรังรูป และเซลล์ูเลสตรังรูป โดยใส่เอนไซม์ตรังรูปทั้งสองชนิดลงในคอลัมน์เดียวกันจำนวน 10 กรัม อุปกรณ์อื่นๆ ที่ใช้ร่วมกันคือ เครื่องสูบน้ำขนาดเล็ก (pump) สายยาง วาล์วควบคุมอัตราการไหล หม้อแปลงไฟฟ้ากระแสสลับ และอ่างน้ำควบคุมอุณหภูมิระบบของเครื่องปฏิกรณ์ชีวภาพ และการจัดชุดอุปกรณ์แสดงผังภาพรูปที่



รูปที่ 3.8 แผนภาพเครื่องปฏิกรณ์ซึ่งภาพแบบฟลูอิด์เบดพร้อมชุดอุปกรณ์

- |                              |                           |
|------------------------------|---------------------------|
| (1) เครื่องปฏิกรณ์ฟลูอิด์เบด | (4) เนื้อแต่งไทยตีป็น     |
| (2) เครื่องสูบน้ำขนาดเล็ก    | (5) อ่างน้ำควบคุมอุณหภูมิ |
| (3) วาล์วเปิดปิด             | (6) มานอมิเตอร์           |

### 3. วิธีดำเนินงานวิจัย

วิธีดำเนินงานวิจัยจะแบ่งเป็นขั้นตอนต่างๆ ดังต่อไปนี้

#### 3.1 ศึกษาภาวะที่เหมาะสมในการสกัดน้ำแดงไทยโดยใช้เอนไซม์อิสระ 2 ชนิดร่วมกัน คือ เพคตินเอส และเซลลูเลส ในลักษณะของการทำปฏิกิริยาแบบต่อเนื่อง (simultaneous)

##### 3.1.1 ศึกษาหาความเข้มข้นของเพคตินเอส เซลลูเลสและอุณหภูมิที่เหมาะสม

เตรียมการทดลองตามวิธีในข้อ 2.1 เปรียบเทียบแอกติวิตีของเอนไซม์จากการติดตามค่าร้อยละการลดของความหนืด (% viscosity reduction) ของเนื้อแดงไทยตีปั่น ซึ่งวางแผนการทดลองและวิเคราะห์ผลเชิงสถิติแบบ Factorial completely randomized design ขนาด  $3 \times 3 \times 3$  ทดลอง 2 ซ้ำ และเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยโดยใช้ Duncan's new multiple range test ที่ระดับความเชื่อมั่นร้อยละ 95 ทำการแปรระดับความเข้มข้นของเอนไซม์ทั้ง 2 ชนิด ชนิดละ 3 ระดับ คือร้อยละ 0.02, 0.05 และ 0.1 โดยปริมาตรต่อน้ำหนักเนื้อแดงไทยตีปั่น และแปรอุณหภูมิ 3 ระดับ คือ 40, 50 และ 60 องศาเซลเซียส เวลาที่ใช้ในการบ่มนาน 1 ชั่วโมง

##### 3.1.2 ศึกษาหาระยะเวลาในการทำปฏิกิริยาย่อยสลายเนื้อแดงไทยตีปั่นที่เหมาะสม

เตรียมการทดลองตามวิธีในข้อ 2.1 โดยใช้ความเข้มข้นของเพคตินเอส เซลลูเลส และอุณหภูมิที่เหมาะสม ที่ได้จากผลการทดลองข้อ 3.1.1 วางแผนการทดลองและวิเคราะห์ผลเชิงสถิติแบบ Completely randomized design 7 ระดับ ทดลอง 2 ซ้ำ และเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยโดยใช้ Duncan's new multiple range test ที่ระดับความเชื่อมั่นร้อยละ 95 ที่ระยะเวลาในการบ่ม 15, 30, 60, 90, 120, 150 และ 180 นาที เปรียบเทียบแอกติวิตีของเอนไซม์จากการติดตามค่าร้อยละการลดความหนืดของเนื้อแดงไทยตีปั่น และปริมาณผลผลิตที่เพิ่มขึ้นของน้ำแดงไทยที่ได้

#### 3.2 ศึกษาภาวะที่เหมาะสมในการตรึงรูปเอนไซม์แต่ละชนิด คือ เพคตินเอสหรือเซลลูเลส บนเม็ดแก้ว

##### 3.2.1 ศึกษาหาความเข้มข้นของสารละลาย APTS และกลูตารัลดีไฮด์ที่ใช้กระตุ้นเม็ดแก้วที่เหมาะสมสำหรับเอนไซม์แต่ละชนิด

เตรียมเอนไซม์ตรึงรูปตามวิธีการเตรียมเอนไซม์ตรึงรูปบนเม็ดแก้วในข้อ 2.4.6 โดยการตรึงรูปแยกกันในเอนไซม์แต่ละชนิด วางแผนการทดลอง และวิเคราะห์ข้อมูลเชิงสถิติ



แบบ Factorial completely randomized design ขนาด 4x4 ทดลอง 2 ซ้ำ และเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยโดยใช้ Duncan's new multiple range test ที่ระดับความเชื่อมั่นร้อยละ 95 แปรความเข้มข้นของสารละลาย APTS และกลูตารัลดีไฮด์ 4 ระดับ คือ ร้อยละ 1, 3, 5 และ 7 โดยปริมาตร ซึ่งจะติดตามผลโดยดูความแตกต่างของค่าแอกติวิตีของเพคตินเอสตรังรูปหรือเซลลูเลสตรังรูปที่ได้ ตามวิธีในภาคผนวก ก-1.3 หรือ ก-2.3 ตามลำดับ

### 3.2.2 ศึกษาหาความเข้มข้นของเอนไซม์ที่เหมาะสมในการตรึงรูป

เตรียมเอนไซม์ตรึงรูปบนเม็ดแก้วซึ่งตรึงรูปแยกกัน ตามวิธีการเตรียมเอนไซม์ตรึงรูปบนเม็ดแก้วในข้อ 2.4.6 และใช้ความเข้มข้นของสารละลาย APTS และกลูตารัลดีไฮด์ที่เหมาะสมที่ได้จากวิธีดำเนินงานวิจัยในข้อ 3.2.1 วางแผนการทดลองแบบ Completely Randomized design 8 ระดับ ทดลอง 2 ซ้ำ โดยสารละลายเพคตินเอสมีความเข้มข้นร้อยละ 0.2, 0.5, 1, 2, 3, 4, 5 และ 6 โดยปริมาตร ในอะซิเตตบัฟเฟอร์เข้มข้น 0.1 โมลต่อลิตร ที่ pH 4.0 และในกรณีของการทำเซลลูเลสตรึงรูปจะใช้ สารละลายเซลลูเลสมีความเข้มข้นร้อยละ 1, 2, 3, 4, 5, 6, 7 และ 8 โดยปริมาตร ในอะซิเตตบัฟเฟอร์เข้มข้น 0.1 โมลต่อลิตร ที่ pH 4.8 ติดตามผลโดยการเขียนกราฟความสัมพันธ์ระหว่างแอกติวิตีเฉลี่ยของเอนไซม์ตรึงรูป กับความเข้มข้นของสารละลายเอนไซม์ที่ใช้

### 3.3 ศึกษาโครงสร้างของเพคตินเอสตรึงรูป และเซลลูเลสตรึงรูป เปรียบเทียบกับโครงสร้างของเม็ดแก้วสะอาด ด้วยกล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอนแบบสแกน

#### 3.3.1 ศึกษาโครงสร้างของเม็ดแก้วสะอาดที่พร้อมสำหรับการตรึงรูป

เคลือบทองเม็ดแก้วที่ผ่านการย่อยด้วยกรดไนตริกแล้ว ด้วยเครื่องเคลือบทองแบบ Iron sputter model JEC-1100 ของ JEOL ประเทศญี่ปุ่น นาน 5 นาที และตรวจดูโครงสร้างด้วยเครื่อง Scanning Electron Microscope (SEM) ที่กำลังขยาย 5,000 เท่า

#### 3.3.2 ศึกษาโครงสร้างของเอนไซม์แต่ละชนิดตรึงรูปบนเม็ดแก้ว

แช่เอนไซม์ตรึงรูปจำนวน 10 กรัม ในสารละลายกลูตารัลดีไฮด์ความเข้มข้นร้อยละ 2 โดยปริมาตร นาน 3 ชั่วโมง แล้วจึงเทสารละลายกลูตารัลดีไฮด์ออก นำไปแช่ในเอธิลแอลกอฮอล์ ความเข้มข้นร้อยละ 50, 70 และ 95 โดยปริมาตร ที่ความเข้มข้นละ 15 นาที ตามลำดับ อบเอนไซม์ตรึงรูปให้แห้งสนิท นำไปเคลือบทอง ด้วยเครื่องเคลือบทองแบบ

Iron sputter model JEC-1100 ของบริษัท JEOL นาน 5 นาที ตรวจดูโครงสร้างด้วยเครื่อง Scanning Electron Microscope (SEM) ที่กำลังขยาย 5,000 เท่า

### 3.4 ศึกษาสมบัติบางประการทางจลนพลศาสตร์ของเพคตินเอสตรังรูปหรือเซลลูโลสเอสตรังรูปเปรียบเทียบกับเพคตินเอสอิสระหรือเซลลูโลสอิสระ

#### 3.4.1 อุณหภูมิที่เหมาะสมในการทำปฏิกิริยาของเอนไซม์

เตรียมเพคตินเอสตรังรูป หรือเซลลูโลสเอสตรังรูป ซึ่งตรังรูปแยกกัน ตามวิธีการเตรียมเอนไซม์ตรังรูปบนเม็ดแก้วในข้อ 2.4.6 โดยใช้ภาวะที่เหมาะสมที่ได้จากวิธีดำเนินงานวิจัยข้อ 3.2.1 และ 3.2.2 และเตรียมสารละลายเพคตินเอสอิสระหรือเซลลูโลสอิสระ ความเข้มข้น 0.5 ไมโครลิตรต่อมิลลิลิตร ในอะซิเตตบัฟเฟอร์เข้มข้น 0.2 โมลต่อลิตร ที่ pH 4.0 หรือ 4.8 ตามลำดับ โดยบ่มเอนไซม์ทั้ง 2 กรณีกับสับสเตรทของเอนไซม์นั้นๆ ที่อุณหภูมิต่างๆ ในช่วง 25-80 องศาเซลเซียส วิเคราะห์หาแอกติวิตีของเพคตินเอสอิสระ และเพคตินเอสตรังรูป ตามวิธีในภาคผนวก ก-1.2 และ ก-1.3 ตามลำดับ วิเคราะห์หาแอกติวิตีของเซลลูโลสอิสระ และเซลลูโลสตรังรูป ตามวิธีในภาคผนวก ก-2.2 และ ก-2.3 ตามลำดับ เปรียบเทียบช่วงอุณหภูมิที่เหมาะสมในการทำปฏิกิริยาของเอนไซม์ โดยเขียนกราฟความสัมพันธ์ระหว่างแอกติวิตีสัมพัทธ์กับอุณหภูมิที่ใช้ในการทำปฏิกิริยา

#### 3.4.2 pH ที่เหมาะสมในการทำปฏิกิริยาของเอนไซม์

เตรียมเพคตินเอสตรังรูป หรือเซลลูโลสเอสตรังรูป ซึ่งตรังรูปแยกกัน ตามวิธีการเตรียมเอนไซม์ตรังรูปบนเม็ดแก้วในข้อ 2.4.6 โดยใช้ภาวะที่เหมาะสมที่ได้จากวิธีดำเนินงานวิจัยในข้อ 3.2.1 และ 3.2.2 เตรียมสารละลายเพคตินเอสอิสระ หรือเซลลูโลสอิสระ ความเข้มข้น 0.5 ไมโครลิตรต่อมิลลิลิตร ในน้ำกลั่น บ่มเอนไซม์ทั้ง 2 กรณีกับสับสเตรทของเอนไซม์นั้นๆ ในบัฟเฟอร์ที่ pH ต่างๆ จาก 3.0-6.0 ที่อุณหภูมิที่เหมาะสมที่ได้จากวิธีดำเนินงานวิจัยข้อ 3.4.1 วิเคราะห์หาแอกติวิตีของเพคตินเอสอิสระ และเพคตินเอสตรังรูป ตามวิธีในภาคผนวก ก-1.2 และ ก-1.3 ตามลำดับ วิเคราะห์หาแอกติวิตีของเซลลูโลสอิสระ และเซลลูโลสตรังรูป ตามวิธีในภาคผนวก ก-2.2 และ ก-2.3 ตามลำดับ เปรียบเทียบช่วง pH ที่เหมาะสมในการทำปฏิกิริยาของเอนไซม์ โดยการเขียนกราฟความสัมพันธ์ระหว่าง ร้อยละของแอกติวิตีสัมพัทธ์ กับ pH ของสารละลายปฏิกิริยา

### 3.4.3 ศึกษาค่าคงที่ไมเคิลลิส (Michaelis Menten Constant, Km)

เตรียมเอนไซม์แต่ละชนิดตรึงรูป ตามวิธีการเตรียมเอนไซม์ตรึงรูปบนเม็ดแก้ว ในข้อ 2.4.6 โดยใช้ภาวะที่เหมาะสมที่ได้จากวิธีดำเนินงานวิจัยในข้อ 3.2.1 และ 3.2.2 เตรียมสารละลายเพคตินเอสเริส หรือเซลลูเลสเอสเริสความเข้มข้น 0.5 ไมโครลิตรต่อมิลลิลิตร ในน้ำกลั่น บ่มเอนไซม์ทั้ง 2 กรณีกับสับสเตรทของเอนไซม์นั้นๆ ที่มีความเข้มข้นร้อยละ 0.5, 0.8, 1, 1.25, และ 1.5 โดยน้ำหนักต่อปริมาตร ที่อุณหภูมิ และ pH ที่เหมาะสมในการทำปฏิกิริยาของเอนไซม์ตรึงรูปที่หาได้จากการทดลองข้อ 3.4.1 และ 3.4.2 ตามลำดับ ทำการวิเคราะห์หาแอกติวิตีของเพคตินเอสเริสและเพคตินเอสตรึงรูป ตามวิธีในภาคผนวก ก-1.2 และ ก-1.3 ตามลำดับ และวิเคราะห์หาแอกติวิตีของเซลลูเลสเอสเริสและเซลลูเลสตรึงรูป ตามวิธีในภาคผนวก ก-2.2 และ ก-2.3 ตามลำดับ อ่านค่า Km ของเอนไซม์ทั้งสองชนิด โดยการเขียนกราฟแบบ Lineweaver-Burk plot ระหว่างส่วนกลับของความเข้มข้นของสับสเตรทกับส่วนกลับของความเร็วปฏิกิริยา ตามวิธีของ Whitaker (1972)

### 3.4.4 แอกติวิตีจำเพาะของเอนไซม์ (Specific activity)

เตรียมเพคตินเอสตรึงรูป หรือเซลลูเลสตรึงรูปบนเม็ดแก้ว ซึ่งตรึงรูปแยกกัน ตามวิธีการเตรียมเอนไซม์ตรึงรูปบนเม็ดแก้วในข้อ 2.4.6 โดยใช้ภาวะที่เหมาะสมที่ได้จากวิธีดำเนินงานวิจัยข้อ 3.2.1 และ 3.2.2 เตรียมสารละลายเพคตินเอส หรือเซลลูเลสเอสเริส ความเข้มข้น 0.5 ไมโครลิตรต่อมิลลิลิตร วิเคราะห์แอกติวิตีของเอนไซม์ตรึงรูปที่อุณหภูมิ และ pH ที่เหมาะสมในการทำปฏิกิริยา ที่ได้จากวิธีดำเนินงานวิจัยในข้อ 3.4.1 และ 3.4.2 ตามลำดับ และวิเคราะห์ปริมาณโปรตีนของเอนไซม์ตรึงรูปและเอสเริส ด้วยวิธี Semi Kjeldhal Distillation (AOAC, 1980) ดังวิธีในภาคผนวก ข-5 คำนวณแอกติวิตีจำเพาะของเอนไซม์ดังนี้

$$\text{แอกติวิตีจำเพาะ} = \frac{\text{แอกติวิตีของเอนไซม์ (ยูนิต)}}{\text{ปริมาณโปรตีนในเอนไซม์ (มิลลิกรัม)}}$$

### 3.5 ศึกษาประสิทธิภาพในการทำปฏิกิริยาซ้ำของเอนไซม์แต่ละชนิดตรึงรูป

เตรียมเพคตินเอสตรึงรูปหรือเซลลูเลสตรึงรูปบนเม็ดแก้ว ซึ่งตรึงรูปแยกกัน ตามวิธีการเตรียมเอนไซม์ตรึงรูปบนเม็ดแก้วในข้อ 2.4.6 โดยใช้ภาวะที่เหมาะสมที่ได้จากวิธีดำเนินงานวิจัยในข้อ 3.2.1 และ 3.2.2 หาแอกติวิตีของเพคตินเอสตรึงรูป หรือเซลลูเลสตรึงรูป โดยใช้

ภาวะการทำปฏิกิริยาที่เหมาะสมที่ได้จากวิธีดำเนินงานวิจัยข้อ 3.4.1 และ 3.4.2 ทำการใช้ซ้ำหลายๆ ครั้ง สำหรับเพคตินเอสตรังรูป หรือเซลลูโลสตรังรูปที่ผ่านการใช้งานแล้ว ให้นำมาล้างด้วยอะซิเตตบัฟเฟอร์เข้มข้น 0.1 โมล/ลิตร ที่ pH 4.0 หรือ 4.8 ตามลำดับ ทุกครั้งก่อนนำไปหาแอกติวิตีซ้ำกับสับสเตรทใหม่ในครั้งต่อไป นำข้อมูลมาสร้างกราฟหาความสัมพันธ์ระหว่างค่าร้อยละแอกติวิตีสัมพัทธ์ กับจำนวนครั้งในการใช้งานของเอนไซม์ตรังรูป

### 3.6 ศึกษาเสถียรภาพของเอนไซม์ตรังรูปในระหว่างการเก็บ

เตรียมเพคตินเอสตรังรูปหรือเซลลูโลสตรังรูปบนเม็ดแก้ว ซึ่งตรังรูปแยกกัน ตามวิธีการเตรียมเอนไซม์ตรังรูปบนเม็ดแก้วในข้อ 2.4.6 โดยใช้ภาวะที่เหมาะสมที่ได้จากวิธีดำเนินงานวิจัยในข้อ 3.2.1 และ 3.2.2 นำเอนไซม์ตรังรูปที่เตรียมได้ไปเก็บที่อุณหภูมิห้อง (28-30 องศาเซลเซียส) และอุณหภูมิตู้เย็น (8-10 องศาเซลเซียส) วิเคราะห์แอกติวิตีของเอนไซม์ตรังรูปที่ระยะเวลาการเก็บ 0, 1, 3, 5, 7, 14, 21, 28 และ 35 วัน

### 3.7 ศึกษาการสกัดน้ำตาลจากแป้งโดยใช้เครื่องปฏิกรณ์ชีวภาพ ของเอนไซม์ผสมระหว่างเพคตินเอสตรังรูปและเซลลูโลสตรังรูปแบบฟลูอิดไคซ์เบด

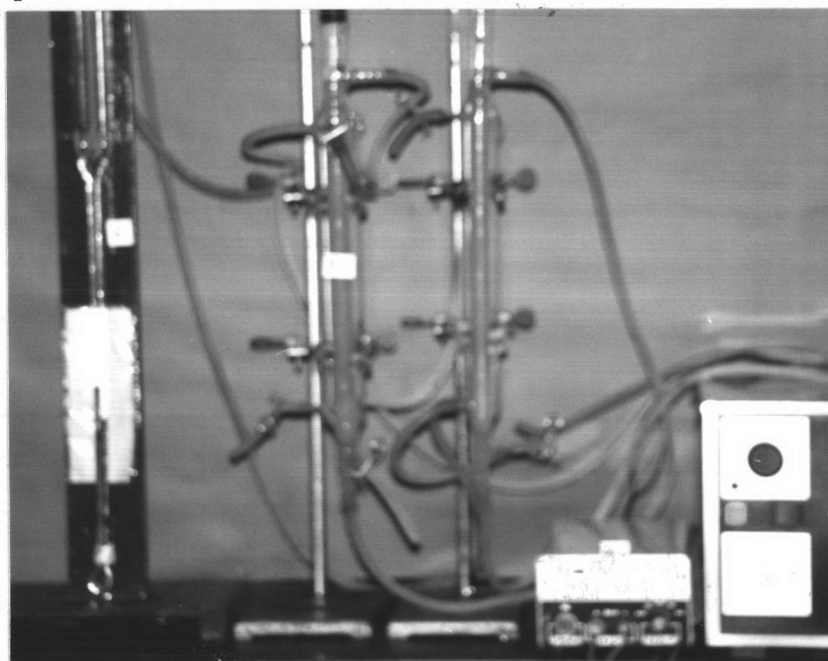
#### 3.7.1 ศึกษาหาอัตราส่วนผสมของเพคตินเอสตรังรูป และเซลลูโลสตรังรูปที่เหมาะสมสำหรับการสกัดน้ำตาลจากแป้ง

##### 3.7.1.1 หาความเร็วต่ำสุดของการเกิดฟลูอิดไคเซน

นำเม็ดแก้วจำนวน 20 กรัม บรรจุลงในเครื่องปฏิกรณ์เอนไซม์ตรังรูปขนาด 2x45 เซนติเมตร จำนวน 2 คอลัมน์ ๆ ละ 10 กรัม เปิดวาล์วควบคุมอัตราการไหลของแป้งโดยให้เม็ดแก้วเกิดฟลูอิดไคเซนอย่างแรง จากนั้นลดอัตราการไหลลงจนเม็ดแก้วอยู่ในลักษณะเบดนิ่ง เริ่มแปรอัตราการไหลขาออกของแป้งโดยที่กค่าความดันตกทุกๆ อัตราการไหล สร้างกราฟความสัมพันธ์ระหว่าง ความดันตกกับอัตราการไหลของแป้งที่อุณหภูมิ 50 องศาเซลเซียส เพื่อหาอัตราการไหลต่ำสุดของการเกิดฟลูอิดไคเซน ทำการทดลอง 2 ซ้ำ

### 3.7.1.2 หาอัตราส่วนผสมของเพคตินสังเคราะห์รูป และเซลลูโลสสังเคราะห์รูปที่เหมาะสม สำหรับการสกัดน้ำแดงไทย

นำเพคตินสังเคราะห์รูป และเซลลูโลสสังเคราะห์รูปบนเม็ดแก้ว ซึ่งสังเคราะห์รูปแยกกัน จำนวน 20 กรัม บรรจุลงในเครื่องปฏิกรณ์จำนวน 2 คอลัมน์ ละ 10 กรัม โดยใส่เอนไซม์สังเคราะห์รูปทั้ง 2 ชนิด ลงในคอลัมน์เดียวกัน ซึ่งในแต่ละคอลัมน์จะแปรอัตราส่วนผสมของเพคตินสังเคราะห์รูป และเซลลูโลสสังเคราะห์รูปเป็น 2.5/7.5, 5.0/5.0 และ 7.5/2.5 กรัม ในแต่ละคอลัมน์ เปิดวาล์วควบคุมอัตราการไหลของน้ำแดงไทยตีปั่น โดยให้เม็ดแก้วเกิดฟลูอิดเซชันอย่างแรง จากนั้นทำการลดอัตราการไหลของน้ำแดงไทยตีปั่นลงจนเป็น 165 มิลลิลิตร/นาที่ (1.5 เท่าของอัตราเร็วต่ำสุดของการเกิดฟลูอิดเซชันที่ได้จากการทดลองข้อ 3.7.1.1) คิดเป็นค่า SV (Space Velocity) ซึ่งหมายถึงสัดส่วนระหว่างอัตราเร็วการไหลต่อปริมาตรของเอนไซม์สังเคราะห์รูปในคอลัมน์เป็น  $18.75 \text{ (นาที่)}^{-1}$  กำหนดปริมาณน้ำแดงไทยตีปั่นที่ใช้เป็น 700 มิลลิลิตร ไหลวนเวียนภายในเครื่องปฏิกรณ์เป็นเวลา 3 ชั่วโมง ที่อุณหภูมิ 50 องศาเซลเซียส วัดความหนืดของน้ำแดงไทยตีปั่นทุกๆ 30 นาที โดยเครื่อง Brookfield viscometer การจัดชุดอุปกรณ์สำหรับการทดลองดังรูปที่ 3.9 สร้างกราฟความสัมพันธ์ระหว่าง ร้อยละการลดความหนืดของน้ำแดงไทยตีปั่น กับเวลาที่ใช้ ในทุกๆ อัตราส่วน เพื่อหาอัตราส่วนผสมของเพคตินสังเคราะห์รูป และเซลลูโลสสังเคราะห์รูปที่เหมาะสมในการสกัดน้ำแดงไทย



รูปที่ 3.9 การจัดชุดอุปกรณ์ของเครื่องปฏิกรณ์ของเอนไซม์ผสมระหว่างเพคตินสังเคราะห์รูป และเซลลูโลสสังเคราะห์รูป แบบฟลูอิดซ์เบด



### 3.7.2 ศึกษาอุณหภูมิที่เหมาะสมสำหรับการสกัดน้ำแดงไทย

#### 3.7.2.1 หาความเร็วต่ำสุดของการเกิดฟลูอิดเซชัน

นำเม็ดแก้วจำนวน 20 กรัม บรรจุลงในเครื่องปฏิกรณ์เอนไซม์ทรงรูปขนาด 2x45 เซนติเมตร จำนวน 2 คอลัมน์ๆ ละ 10 กรัม จากนั้นทำการทดลองเหมือนข้อ 3.7.1.1 แต่เปลี่ยนอุณหภูมิเป็นที่ 30, 40 และ 50 องศาเซลเซียส

#### 3.7.2.2 หาอุณหภูมิที่เหมาะสมสำหรับการสกัดน้ำแดงไทย

นำเพคตินเอสโตรริงรูป และเซลลูโลสเอสโตรริงรูปบนเม็ดแก้ว ซึ่งทรงรูปแยกกัน จำนวน 20 กรัม บรรจุลงในเครื่องปฏิกรณ์จำนวน 2 คอลัมน์ๆ ละ 10 กรัม โดยใส่เอนไซม์ทรงรูปทั้ง 2 ชนิด ลงในคอลัมน์เดียวกัน ที่อัตราส่วนผลของเพคตินเอสโตรริงรูป และเซลลูโลสเอสโตรริงรูป ที่เหมาะสมตามผลที่ได้จากการทดลองข้อ 3.3.7.1 เปิดวาล์วควบคุมอัตราการไหลของแดงไทยตีปนจนเกิดฟลูอิดเซชันอย่างแรง จากนั้นทำการลดอัตราการไหลลงจนเป็น 165 มิลลิลิตรนาที่ (1.5 เท่าของความเร็วต่ำสุดของการเกิดฟลูอิดเซชัน ที่ได้จากการทดลองข้อ 3.3.7.2.1) คิดเป็นค่า SV (Space Velocity) ซึ่งหมายถึงสัดส่วนระหว่างอัตราการไหลต่อปริมาตรของเอนไซม์ทรงรูปในคอลัมน์เป็น  $18.75 \text{ (นาที่)}^{-1}$  กำหนดปริมาณแดงไทยตีปนที่ใช้ในการทดลองเป็น 700 มิลลิลิตร ไหลวนเวียนภายในเครื่องปฏิกรณ์เป็นเวลา 3 ชั่วโมง วัดความหนืดของแดงไทยตีปนทุก ๆ 30 นาที โดยเครื่อง Brookfield viscometer สร้างกราฟความสัมพันธ์ระหว่าง ร้อยละการลดความหนืดของแดงไทยตีปนกับเวลาที่ใช้ ในทุกๆ อุณหภูมิ

### 3.8 เปรียบเทียบสมบัติของน้ำแดงไทยที่สกัดได้ด้วยเอนไซม์อิสระและเอนไซม์ทรงรูป

#### 3.8.1 เปรียบเทียบสมบัติทางกายภาพของน้ำแดงไทย

เตรียมน้ำแดงไทยที่สกัดได้ โดยวิธีการกวดแบบธรรมดา การใช้เอนไซม์อิสระและการใช้เอนไซม์ทรงรูป ตามภาวะที่เหมาะสมที่ได้ศึกษามาแล้วข้างต้น มาศึกษาสมบัติทางกายภาพซึ่งประกอบด้วย Total soluble solid, pH โดยใช้ Hand Refractometer และ สีโดยใช้ Lovibond Tintometer

#### 3.8.2 เปรียบเทียบสมบัติทางประสาทสัมผัสของน้ำแดงไทย

เตรียมน้ำแดงไทยที่สกัดได้โดยวิธีการกวดแบบธรรมดา การใช้เอนไซม์อิสระและการใช้เอนไซม์ทรงรูป ตามภาวะที่เหมาะสมที่ได้ศึกษามาแล้วข้างต้น มาทดสอบการยอมรับ



ทางประสาทสัมผัสโดยพิจารณาสมบัติดังนี้คือ สี กลิ่น รส และการยอมรับรวม วางแผนการทดลองและวิเคราะห์ผลเชิงสถิติแบบ Randomized completely block design โดยใช้ผู้ทดสอบจำนวน 10 คน ตารางการทดสอบทางประสาทสัมผัสแสดงดังภาคผนวก ก-6