

อุปกรณ์และวิธีดำเนินการวิจัย

2.1 อุปกรณ์

2.1.1 อ่างควบคุมอุณหภูมิ บริษัท Charles Hearson and Co. Ltd. Model A 4668 ประเทศอังกฤษ

2.1.2 สเปกโตรโฟโตมิเตอร์ Bausch and Lomb Spectronic Model 2000 และ Bausch and Lomb. Spectronic Model 20 ประเทศเยอรมัน

2.1.3 เครื่องปอกเปลือกต้นสับปะรด ออกแบบและสร้างโดย ศาสตราจารย์ ดร. สมศักดิ์ คำรงค์เลิศ ประกอบด้วยเครื่องใส่ไม้คิกตั้งอยู่บนแท่นเหล็กมีขาตั้ง 4 ขา สูงประมาณ 1.2 เมตร ส่วนบนของเครื่องมีช่องที่ปรับความกว้างได้เพื่อให้ใบมีดปอกเปลือกต้นสับปะรดขนาดต่าง ๆ (รูปที่ 5)

2.1.4 เครื่องหั่นต้นสับปะรด สร้างในประเทศไทย เป็นตู้สี่เหลี่ยม ภายในมีมอเตอร์ขนาด 1/2 แรงม้า ต่อกับแกนหมุนและสายพาน มีใบมีดทองเหลืองติดกับแกนหมุน ส่วนบนของตู้มีช่องเจาะไว้เพื่อใส่ต้นสับปะรด (รูปที่ 6)

2.1.5 เครื่องบด (disk mill) บริษัท Shan Tung Chimoh Model FFC-23 สาธารณรัฐประชาชนจีน (รูปที่ 7)

2.1.6 เครื่องตีปั่น (blender) บริษัท Matsushita Electric Ind.Co.Ltd. ประเทศญี่ปุ่น

2.1.7 เครื่องสกัดต้นสับปะรด ออกแบบและสร้างโดย ศาสตราจารย์ ดร. สมศักดิ์ คำรงค์เลิศ เป็นเครื่องที่มีมอเตอร์ขนาด 1 แรงม้า มีลูกรอกและสายพานหมุนใบพัดกวาน 4 ชุด ใบพัดกวานมี 4 ใบ แต่ละใบ ยาว 4 ซม. กว้าง 1 ซม. (รูปที่ 8)

2.1.8 เครื่องบีบไฮดรอลิก (hydraulic press) สร้างโดย ศาสตราจารย์ ดร. สมศักดิ์ คำรงค์เลิศ ประกอบด้วยแท่นที่เลื่อนขึ้นลงได้ และมีกระบะออกกลางตั้งบนส่วนรองรับน้ำ ภายใต้แท่นมีไฮดรอลิกขนาด 8 ตัน เลื่อนขึ้นลงได้ (รูปที่ 9)

- 2.1.9 เครื่องบีบแบบสกรู (screw press) สร้างโดยภาควิชาเคมีเทคนิค คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย (รูปที่ 10)
- 2.1.10 เครื่องบีบด้วยมือแบบสกรู (hand screw press) สร้างในประเทศไทย (รูปที่ 11)
- 2.1.11 เครื่องปั่นแยก (centrifuge) บริษัท Beckman Model J-21 C ประเทศสหรัฐอเมริกา
- 2.1.12 ถังกรองขนาด 30 ลิตร ออกแบบและสร้างโดย ศาสตราจารย์ ดร. สมศักดิ์ คำรงค์เลิศ สร้างขึ้นด้วยสแตนเลส มีท่อต่อสำหรับปั๊มสูญญากาศ เพื่อให้การกรองเป็นแบบกรองสูญญากาศ (รูปที่ 12)
- 2.1.13 เครื่องกรองแบบ filter press สร้างโดยภาควิชาเคมีเทคนิค คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย (รูปที่ 13)
- 2.1.14 ถังตกตะกอนสแตนเลสขนาด 80 ลิตร พร้อมกับใบพัดกวน ติดตั้งคอยล์เย็น (cooling coil) และเครื่องทำความเย็น ออกแบบและสร้างโดย ศาสตราจารย์ ดร. สมศักดิ์ คำรงค์เลิศ (รูปที่ 14)
- 2.1.15 ตู้อบแห้ง (oven dryer) บริษัท Hareus B 5050E ประเทศเยอรมัน
- 2.1.16 ตู้อบแห้งสูญญากาศ (vacuum oven) บริษัท Haracus VT 5042 EK ประเทศเยอรมัน
- 2.1.17 ตู้อบแห้งเยือกแข็ง (freeze dryer) บริษัท Vertis Model 25 SRC ประเทศสหรัฐอเมริกา
- 2.1.18 เคซิเคเตอร์ บริษัท Pyrex ประเทศสหรัฐอเมริกา
- 2.1.19 เตาเผา (muffle furnace) บริษัท Thermolyne Model Furna-trol II ประเทศสหรัฐอเมริกา
- 2.1.20 ตู้อบความชื้น บริษัท Crundy Equipment Ltd. Model A 4653 ประเทศอังกฤษ



รูปที่ 5 เครื่องปอกเปลือกต้นส้มแปะ

ศูนย์วิทยบริการ  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



ศูนย์วิทยุทรัพยากร

รูปที่ 6 เครื่องหันต้นเล็บประด

จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



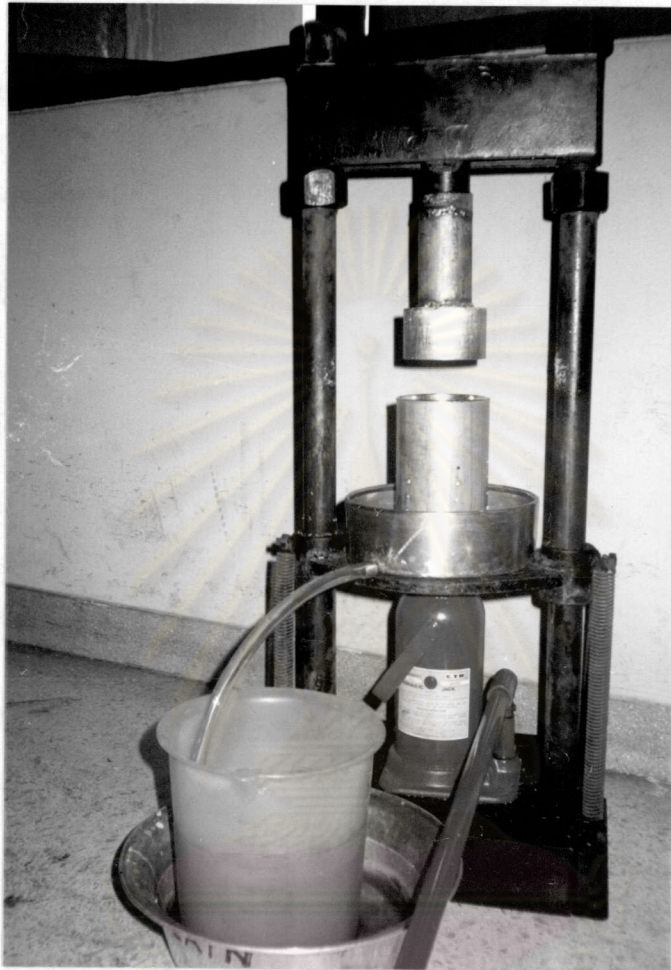
ศูนย์วิทยทรัพยากร  
รูปที่ 7 เครื่องบด

จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

012797

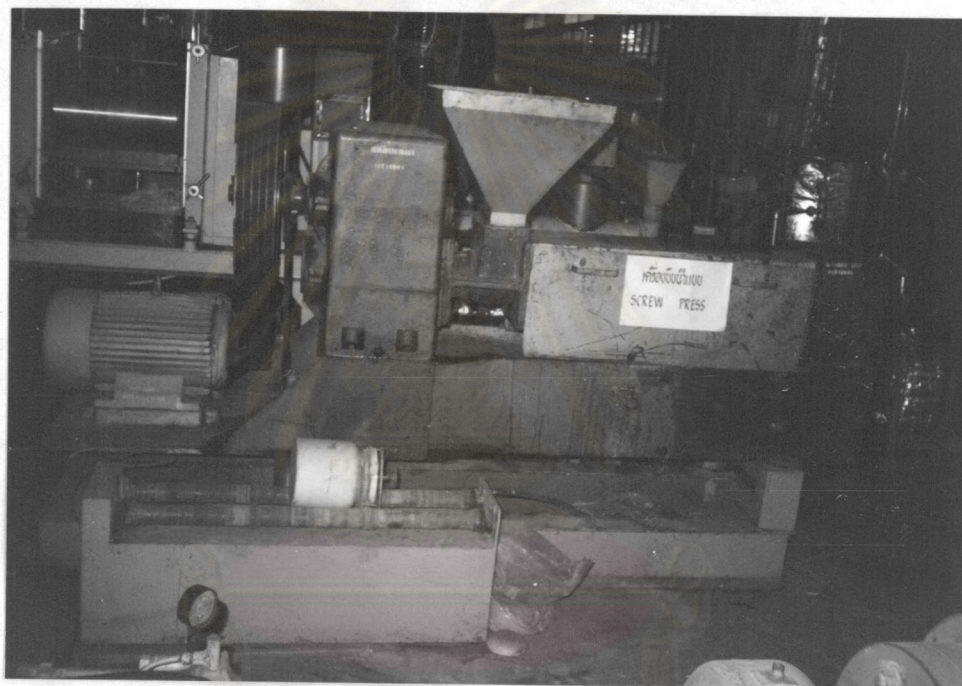


ศูนย์วิทยทรัพยากร  
รูปที่ 8. เครื่องสกดแยก โมรมิเลนจากต้นลับประรด  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



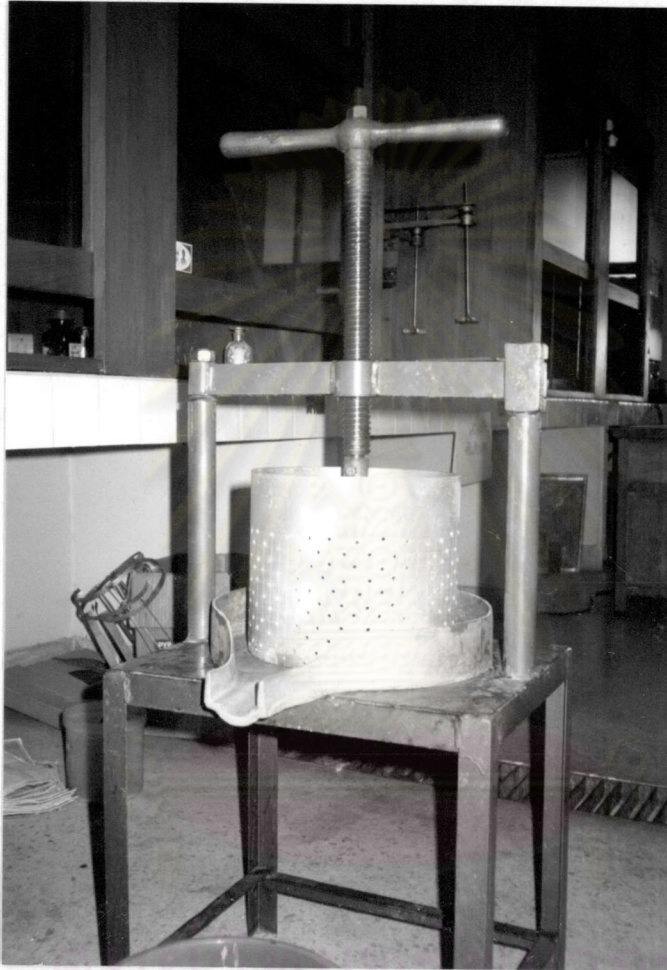
รูปที่ 9 เครื่องบดไฮดรอลิก

ศูนย์วิทยทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



รูปที่ 10 เครื่องบีบแบบสกรู  
ศูนย์วิทยุทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย





รูปที่ 11 เครื่องบีบคั้นมือแบบสกรู



ศูนย์วิทยทรัพยากร  
รูปที่ 12 ถังกรองขนาด 30 ลิตร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



รูปที่ 13 เครื่องกรองแบบ filter press

ศูนย์วิทยทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



ศูนย์วิทยทรัพยากร  
รูปที่ 14 ถังตกตะกอนสแตนเลส ขนาด 80 ลิตร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

2.1.21 เครื่องย่อยและกลั่นไนโตรเจน บริษัท Büchi Model 315  
ประเทศเยอรมัน

2.1.22 Klett Summerson Photoelectric Colorimeter บริษัท  
Arthur H. Thompas Company Model 8003 ประเทศสหรัฐอเมริกา

2.1.23 หม้อนึ่งฆ่าเชื้อ (autoclave) บริษัท Hirayama Manufacturing  
Corporation ประเทศญี่ปุ่น

2.1.24 เครื่องนับโคโลนี (colony counter) บริษัท American Optical  
Corporation ประเทศสหรัฐอเมริกา

2.1.25 พีเอช มิเตอร์ (pH meter) บริษัท Beckman Model PHM-21 ประเทศ  
สหรัฐอเมริกา

## 2.2 สารเคมี

2.2.1 สารเคมีที่ใช้วิเคราะห์แอกติวิตีโบรมิเลน (ภาคผนวก 1)

2.2.2 สารเคมีที่ใช้หาปริมาณโปรตีน โดยวิธีไบยูเรท (ภาคผนวก 2)

2.2.3 สารเคมีที่ใช้หาปริมาณคาร์โบไฮเดรต โดยวิธี Clegg-Anthrone (ภาค-  
ผนวก 3)

2.2.4 สารเคมีที่ใช้หาปริมาณไนโตรเจนทั้งหมด โดยวิธี Micro Kjeldahl  
(ภาคผนวก 4)

2.2.5 สารอาหารที่ใช้หาปริมาณแบคทีเรียทั้งหมด (ภาคผนวก 5)

2.2.6 สารเคมีที่ใช้ตกตะกอนเอนไซม์ในต้นสับปะรด (ภาคผนวก 6)

## 2.3 การเตรียมตัวอย่างต้นสับปะรด

ต้นสับปะรดที่ใช้เป็นต้นสับปะรดพันธุ์ปัตตาเวียอายุ 2-3 ปี จากไร่สับปะรดโรงงาน  
อาหารสยาม อ.บ้านบึง จ.ชลบุรี ซึ่งนำหนักต้นสับปะรด ปอกเปลือกด้วยเครื่องปอกเปลือก  
หรือด้วยมีดธรรมดา ซึ่งนำหนักอีกครั้ง นั้นเป็นแผ่นด้วยเครื่องนั้น นำไปบดด้วยเครื่องบดแบบ

disk mill แล้วผ่านตะแกรงขนาด 30 mesh ในกรณีการสกัดแยกโดยใช้เครื่องตีปั่นแบบ ตั้งโต๊ะ จะใช้มีกั้นเป็นท่อนขนาด 1" x 1"

## 2.4 การแยกโบรมิเลนออกจากต้นสับปะรด

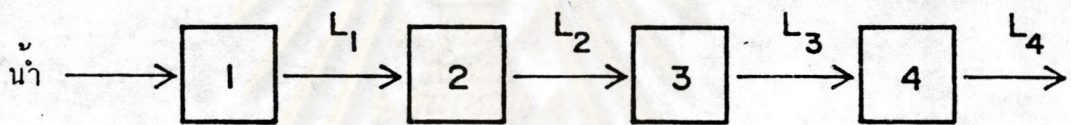
### 2.4.1 การสกัดแยกโบรมิเลนด้วยวิธีสกัดแบบชั้นตอนเดียว

เตรียมตัวอย่างต้นสับปะรดตามวิธีในข้อ 2.3 นำต้นสับปะรดที่ได้ไปบดด้วย เครื่องบด นำขึ้นต้นสับปะรดซึ่งบดละเอียดแล้วลงในถังกวนของเครื่องสกัดแยกเอนไซม์จากต้น สับปะรด เติมน้ำหรือตัวทำละลายลงไปให้อัตราส่วนที่กำหนดและกวน คั้นน้ำออกโดย เครื่องบีบด้วยมือแบบสกรู กรองแยกเอาส่วนน้ำออกด้วยผ้ากรอง

### 2.4.2 การสกัดแยกโบรมิเลนด้วยวิธีสกัดแบบต่อเนื่องและสวนทาง

ก่อนการสกัดแยกโบรมิเลนด้วยวิธีสกัดแบบต่อเนื่องและสวนทาง ต้องทำ การทดลองเพื่อคาดคะเนจำนวนชั้นตอนที่ใช้ในการสกัดแยก โดยมีชั้นตอนดังต่อไปนี้ (ดูรูปที่ 15 ประกอบ) นำต้นสับปะรดที่บดแล้วลงในถังกวน เติมน้ำและกวนเป็นเวลา 5 นาที บีบน้ำ จากต้นสับปะรดดังกล่าววัดปริมาตรสารละลายที่สกัดแยกได้ ( $L_1$ ) นำสารละลาย  $L_1$  ส่วนหนึ่ง ไปวัดแอกติวิตี ส่วนที่เหลือจะเป็นตัวทำละลายในการสกัดแยกโบรมิเลนจากต้นสับปะรด บดชุด ที่ 2 ด้วยวิธีการเหมือนตอนแรก จะได้สารละลายที่สกัดแยกได้เป็นชุดที่ 2 ( $L_2$ ) นำสาร ละลาย  $L_2$  ส่วนหนึ่งไปวัดแอกติวิตี ส่วนที่เหลือจะเป็นตัวทำละลายในการสกัดแยกโบรมิเลน จากต้นสับปะรดบดชุดที่ 3 ด้วยวิธีการเหมือนข้างต้น จะได้สารละลายที่สกัดแยกได้เป็นชุดที่ 3 ( $L_3$ ) ซึ่งสารละลาย  $L_3$  นี้ก็จะเป็นตัวทำละลายในการสกัดแยกโบรมิเลนจากต้นสับปะรดบดชุด ที่ 4 จะได้สารละลายที่สกัดแยกได้เป็นชุดที่ 4 ( $L_4$ ) วิเคราะห์แอกติวิตีและปริมาณ โบรมิเลนในสารละลายที่สกัดแยกได้จากต้นสับปะรดบด คือ  $L_1$ ,  $L_2$ ,  $L_3$  และ  $L_4$

การสกัดแยกโบรมิเลนด้วยวิธีสกัดแบบต่อเนื่องและสวนทางมีขั้นตอนดังต่อไปนี้ (ดูรูปที่ 16 ประกอบ) เตรียมต้นสับปะรดตามวิธีในข้อ 2.3 ต้นสับปะรดที่ได้นำไปบดด้วยเครื่องบด หลังจากนั้นนำไปสกัดแยกโบรมิเลนออกจากต้นสับปะรดในถังกวนด้วยเครื่องสกัดแยกเอนไซม์จาก ต้นสับปะรดดังนี้ แบ่งต้นสับปะรดบดเป็นสองส่วน (S) ใส่ในถังกวน 2 ถัง และผสมกับน้ำกลั่น ในปริมาตรที่กำหนด กวน 5 นาที บีบน้ำออกจากภาชนะทั้งสองส่วนด้วยเครื่องบีบด้วยมือแบบสกรู

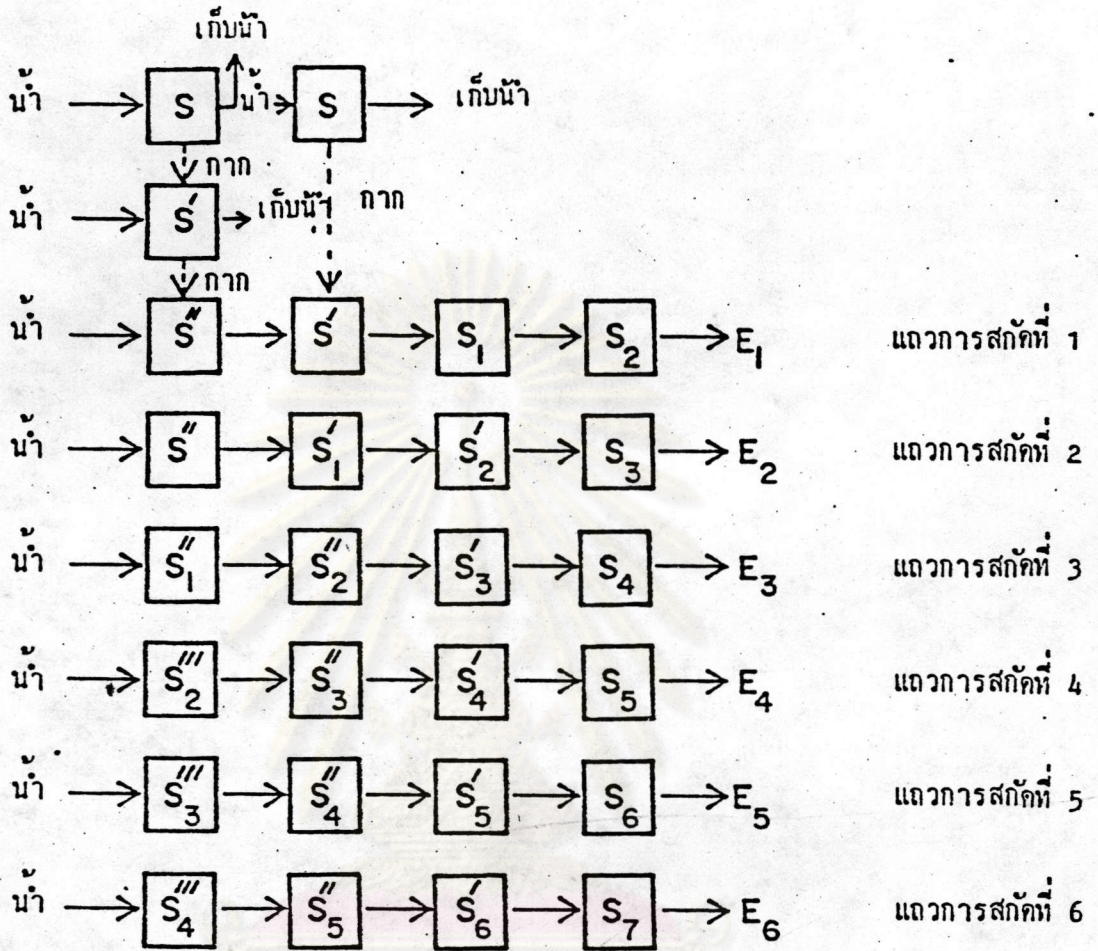


□ = ถังกวนที่ใช้สกัดแยกโบรมิเลน

$n$  = ถังกวนหมายเลข 1 - 4

$L_n$  = สารละลายเอโนไซม์ที่สกัดแยกได้จากชั้นตอนที่  $n$

รูปที่ 15 แสดงขั้นตอนการสกัดในการสกัดแยกเอโนไซม์แบบต่อเนื่องและสวนทาง



- $n$  = คนล้างประรด 1-7 ชุด
- $S$  = คนล้างประรด
- $S_n$  = คนล้างประรดชุดที่  $n$
- $S'_n$  = คนล้างประรดชุดที่ถูกสกัด 1 ครั้ง
- $S''_n$  = คนล้างประรดชุดที่ถูกสกัด 2 ครั้ง
- $S'''_n$  = คนล้างประรดชุดที่ถูกสกัด 3 ครั้ง
- $E_{1-6}$  = สารละลายที่ถูกสกัดจากแถวการสกัดที่ 1-6

รูปที่ 16 การสกัดแยกเอนไซม์แบบต่อเนื่องและสวนทาง



เก็บส่วนน้ำที่สกัดแยกได้นี้ไว้ สกัดกากส่วนที่หนึ่งซ้ำอีกสองครั้ง นำน้ำที่สกัดแยกได้ทั้งหมดนี้ไปสกัดกากส่วนที่สองซ้ำอีกครั้ง บีบน้ำจากกากส่วนที่สองนี้ไปสกัดแยกเอโนไซม์จากต้นสับปะรดคิใหม่ชุดที่ 1 ( $S_1$ ) ส่วนกากของ  $S$  ทั้งเป็นของเสียออกจากระบบ จากนั้นนำน้ำที่สกัดแยกได้จากต้นสับปะรดคิ  $S_1$  ไปสกัดแยกเอโนไซม์จากต้นสับปะรดคิใหม่ชุดที่ 2 ( $S_2$ ) น้ำที่สกัดแยกได้จากต้นสับปะรดคิ  $S_2$  นี้จะเป็นสารละลายที่สกัดแยกได้จากต้นสับปะรดคิชุดที่ 1 ( $E_1$ ) ซึ่งเป็นการสกัดแยกครบ 1 แดวการสกัด เก็บสารละลายนี้ส่วนหนึ่งไว้วิเคราะห์แอกติวิตีของเอโนไซม์และหาปริมาณโปรตีน จากนั้นเริ่มต้นแอดวการสกัดที่ 2 โดยนำกากชุดแรกที่ผ่านมาผ่านการสกัดแยกด้วยน้ำมา 2 ครั้งแล้ว ( $S''$ ) มาสกัดซ้ำอีกครั้งหนึ่ง บีบน้ำจากกากส่วนนี้ไปสกัดแยกกากต้นสับปะรดคิชุดที่ 1 ซึ่งผ่านการสกัดแยกมาแล้วหนึ่งครั้ง ( $S_1$ ) ส่วนกาก  $S''$  ทั้งเป็นของเสียออกจากระบบ น้ำที่สกัดแยกได้จากกาก  $S_1$  จะเป็นสารละลายที่ใช้สกัดแยกกากต้นสับปะรดคิชุดที่ 2 ซึ่งผ่านการสกัดแยกมาแล้วหนึ่งครั้ง ( $S_2$ ) จากนั้นนำน้ำที่สกัดแยกได้นี้ไปสกัดแยกเอโนไซม์จากต้นสับปะรดคิใหม่ชุดที่ 3 ( $S_3$ ) น้ำที่สกัดแยกได้จากต้นสับปะรดคิ  $S_3$  นี้จะเป็นสารละลายที่สกัดแยกได้จากต้นสับปะรดคิชุดที่ 2 ( $E_2$ ) ซึ่งเป็นการสกัดครบรอบในแอดวการสกัดที่ 2 ทำตามระบบนี้เรื่อยไปจนกระทั่งได้สารละลายที่สกัดแยกได้จากต้นสับปะรดคิชุดที่ 3-6 ( $E_3 - E_6$ )

#### 2.4.3 การสกัดแยกโบรมิเลนด้วยเครื่องตีปั่นแบบตั้งโต๊ะ

เตรียมต้นสับปะรดตามวิธีในข้อ 2.3 ต้นสับปะรดที่ได้นำไปหั่นเป็นแผ่นและผสมกับน้ำกลั่นตามอัตราส่วนที่กำหนด ตีปั่นด้วยเครื่องตีปั่นแบบตั้งโต๊ะด้วยความเร็วสูงสุดเป็นเวลา  $2\frac{1}{2}$  นาที บีบน้ำจากกากด้วยเครื่องบีบด้วยมือแบบสกรู

#### 2.4.4 การบีบแยกโบรมิเลนจากต้นสับปะรดด้วยเครื่องบีบแบบไฮดรอลิก

เตรียมต้นสับปะรดตามวิธีในข้อ 2.3 หลังจากนั้นหั่นต้นสับปะรดเป็นแผ่นแล้วบรรจุแผ่นสับปะรดประมาณ 300 กรัมลงในช่อง จากนั้นใช้คันโยกบีบน้ำต้นสับปะรดออกมาให้ได้มากที่สุด จนกระทั่งไม่มีน้ำออกมาอีก นำน้ำต้นสับปะรดมารองต่อด้วยผ้ากอซ



## 2.5 การปั่นแยกและการกรองแยกน้ำคั้นสับปะรด

สารละลายเอนไซม์ที่ได้จากการสกัดแยกหรือบีบออกจากคั้นสับปะรดตามวิธีข้อ 2.4 จะมีความข้นเนื่องจากเศษเนื้อเยื่อ เช่น เส้นใยหรือแป้งปนอยู่มาก จึงต้องปั่นแยกหรือกรองเสียก่อนตามวิธีต่อไปนี้

2.5.1 การปั่นแยก ใช้ในการผลิตเอนไซม์ระดับห้องปฏิบัติการ โดยใช้โรเตอร์แบบ J-A 10 ปั่นแยกที่ความเร็ว 8,000 รอบต่อนาที เป็นเวลา 30 นาที ที่  $4^{\circ}\text{C}$ . แล้วเก็บส่วนใสไว้

### 2.5.2 การกรอง

2.5.2.1 การกรองด้วยถังกรองต่อกับปั๊มสุญญากาศ ใช้กับการผลิตเอนไซม์มีปริมาตรน้ำคั้นสับปะรดตั้งแต่ 2-10 ลิตร ก่อนกรองเติมสารช่วยกรองและตัวเร่งลงในน้ำคั้นสับปะรด ทิ้งให้ตกตะกอนในห้องเย็น  $4^{\circ}\text{C}$ . นาน 2 ชั่วโมง กรองด้วยถังกรองที่ต่อกับปั๊มสุญญากาศผ่านกระดาษกรองวอทแมนเบอร์ 1

### 2.5.2.2 การกรองด้วยเครื่องกรองแบบ filter press

ใช้กับการกรองน้ำที่สกัดแยกจากคั้นสับปะรดมากกว่า 10 ลิตร ก่อนกรองเติมสารช่วยกรองและตัวเร่งลงในน้ำคั้นสับปะรด เปิดปั๊มดูดน้ำคั้นสับปะรดผ่านเข้าเครื่องกรองซึ่งมีผ้ากรองเป็นสี่เหลี่ยมผืนผ้าซ้อนกันจำนวน 9 ชั้น ปรับความดันขณะกรองให้อยู่ระหว่าง 1.5 - 2.0 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว

## 2.6 การตกตะกอนน้ำคั้นสับปะรด

นำส่วนใสที่ได้จากการกรองหรือการปั่นแยกตามวิธีข้อ 2.5 มาเติมตัวเร่งชนิดต่างๆ เช่น โซเดียมเมตาไบซัลไฟท์ โซเดียมเบนโซเอท หรือ ซีสเคอีนไฮโดรคลอไรด์ ปรับพีเอชก่อนการตกตะกอนเท่ากับ 3.5 - 5.5 ด้วยกรดอะซิติก 2 โมลาร์ แล้วเติมสารตกตะกอนเช่น อะซีโตน กรดแทนนิก หรือ แอมโมเนียมซัลเฟต ปริมาณต่าง ๆ ที่กำหนดที่อุณหภูมิ  $4^{\circ}\text{C}$ . ในถังตกตะกอน แยกตะกอนเอนไซม์ด้วยวิธีการปั่นแยกหรือกรองด้วยถังกรองต่อกับปั๊มสุญญากาศ

## 2.7 การทำเอนไซม์ให้แห้ง

2.7.1 การอบแห้งด้วยตู้อบแห้ง (oven dryer) อบแห้งเอนไซม์ในภาควัสดุเหนียว ที่อุณหภูมิและเวลาที่กำหนดของแต่ละการทดลอง

2.7.2 การอบแห้งด้วยตู้อบแห้งสุญญากาศ (vacuum dryer) อบแห้งเอนไซม์ในภาควัสดุเหนียวภายใต้ความดันของอากาศ 0.6 มิลลิเมตรปรอท ที่อุณหภูมิและเวลาที่กำหนดของแต่ละการทดลอง

2.7.3 การอบแห้งด้วยตู้อบแห้งเยือกแข็ง (freeze dryer) อบแห้งเอนไซม์ในสถานะสแตนด์บายของตู้อบแห้ง นำไปแช่เย็นที่  $-20^{\circ}$  ซ. แล้วนำเข้าเครื่องอบแห้งนาน 14 ชม. ที่อุณหภูมิ  $-40^{\circ}$  ซ. ความดัน 0.2 ทอร์

## 2.8 การวัดแอกติวิตีของโบรมิเลน

2.8.1 วัดแอกติวิตีของเอนไซม์โบรมิเลนด้วยวิธีซึ่งคัดแปลงจากวิธีของ Kunitz (44) นำสารละลายเอนไซม์ที่ต้องการวิเคราะห์แอกติวิตีมาเจือจางด้วยสารละลายบัฟเฟอร์โพตัสเซียม-ฟอสเฟต 0.2 โมลาร์ พีเอช 7.6 และ 2-เมอร์แคปโตเอทานอล 0.02 โมลาร์ ให้มีความเข้มข้นที่เหมาะสม ตั้งทิ้งไว้เป็นเวลา 10 นาที ใช้ปิเปตดูดสารละลายนี้ 1.0 มิลลิลิตร ใส่ในหลอดทดลอง แช่ในอ่างน้ำซึ่งควบคุมอุณหภูมิที่  $37^{\circ}$  ซ. นาน 10 นาที เติมสารละลายเคซีน 1% ลงไปในหลอดทดลอง 1.0 มิลลิลิตร ทิ้งให้เกิดปฏิกิริยา 20 นาที แล้วหยุดปฏิกิริยาด้วยกรดไตรคลอโรอะซิติก 5% ปริมาตร 3 มิลลิลิตร นำไปปั่นแยกที่ 4,000 รอบ/นาที เป็นเวลา 20 นาที นำส่วนใสที่ได้ไปวัดค่าการดูดกลืนแสงด้วยเครื่องสเปกโตรโฟโตมิเตอร์ที่ความยาวคลื่น 280 นาโนเมตร โดยเทียบกับหลอด blank ที่ใส่ 1 มิลลิลิตรของสารละลายบัฟเฟอร์โพตัสเซียมฟอสเฟต 0.2 โมลาร์ พีเอช 7.6 ส่วนหลอด control เติมสารละลายไตรคลอโรอะซิติก 5% ก่อนเติมสารละลายเคซีน 1% วัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 280 นาโนเมตร นำไปเปรียบเทียบกับกราฟมาตรฐานของไทโรซีน แล้วคำนวณเป็นหน่วย CDU (ภาคผนวก 1)

### 2.8.2 การสร้างกราฟมาตรฐานของไทโรซีน

เตรียมสารละลายไทโรซีนเข้มข้น 100 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร ละลายไทโรซีน 10 มิลลิกรัมในสารละลายกรดเกลือความเข้มข้น 0.1 นอร์มอล ปริมาตร 100 มิลลิลิตร นำสารละลายนี้มาเจือจางด้วยกรดเกลือ 0.1 นอร์มอล ให้มีความเข้มข้นของไทโรซีนเท่ากับ 10, 20, 30, 40, 50, 60, 70, 80, 90 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร ตามลำดับ นำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 280 นาโนเมตร ใช้สารละลายกรดเกลือเข้มข้น 0.1 นอร์มอลเป็น blank เขียนกราฟระหว่างค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 280 นาโนเมตรกับไมโครกรัมของไทโรซีน จะได้กราฟเป็นเส้นตรง (ภาคผนวกที่ 1)

### 2.9 การวัดปริมาณโปรตีนโดยวิธีไบยูเรท (45)

#### 2.9.1 การวัดปริมาณโปรตีนในสารละลายเอนไซม์ที่สกัดแยกได้จากต้นสับปะรด

ดูดสารละลายเอนไซม์ใส่ลงในหลอดทดลอง 1.0 มิลลิลิตร เติมสารละลายกรดไตรคลอโรอะซิติก 10% ปริมาตร 1 มิลลิลิตร แล้วแช่ไว้ในน้ำแข็ง 20 นาที นำไปปั่นแยกที่ 400 รอบต่อนาที นาน 15 นาที ตะกอนที่ได้นำไปเติมสารละลายอัลคาไลน์คอปเปอร์ 4 มิลลิลิตร ผสมเข้าด้วยกัน ทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้องนาน 30 นาที นำมาวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 540 นาโนเมตร ใช้สารละลายไบยูเรทเป็น blank นำค่าการดูดกลืนแสงที่วัดได้เทียบกับกราฟมาตรฐานของโปรตีน (ภาคผนวก 2) แล้วคำนวณปริมาณโปรตีนที่อยู่ในสารละลายเอนไซม์

#### 2.9.2 การหาโปรตีนในผงโบรมิเลน

ละลายผงโบรมิเลน 4.0 มิลลิกรัมใน 1 มิลลิลิตรของสารละลายบัฟเฟอร์ โบตัสเซียมฟอสเฟต 0.2 โมลาร์ พีเอช 7.6 ดูดสารละลายเอนไซม์ 2 มิลลิลิตร ใส่ในหลอดทดลอง เติมกรดไตรคลอโรอะซิติก 10% ปริมาตร 2 มิลลิลิตร แล้วทำเช่นเดียวกับการวัดโปรตีนจากเอนไซม์ในน้ำต้นสับปะรด

### 2.10 อุณหภูมิและระยะเวลาการเก็บต้นสับปะรดหลังเก็บเกี่ยวจากไร่

สุ่มตัวอย่างต้นสับปะรดซึ่งแบ่งเก็บไว้ที่ห้องเย็น 4°C ซ. และที่อุณหภูมิห้องอย่างละเท่า ๆ กัน นำไปสกัดแยกตามวิธี 2.4.3 แล้ววิเคราะห์แอกทีวิตีและวัดปริมาณของโปรตีน

## 2.11 การสกัดแยกโบรมิเลนด้วยวิธีปกเปลือกและไม่ปกเปลือกต้นสับปะรด

ผ่าต้นสับปะรดเป็น 2 ส่วนตามยาว ส่วนหนึ่งปกเปลือกออก อีกส่วนหนึ่งไม่ปกเปลือก หั่นต้นสับปะรดด้วยเครื่องหั่นแล้วบดด้วยเครื่องบด นำผงต้นสับปะรดบดทั้งสองส่วนไปสกัดในถังกวนของเครื่องสกัดแยกโบรมิเลนจากต้นสับปะรด (น้ำ 2 ส่วนต่อเนื้อต้นสับปะรด 1 ส่วน) บีบน้ำออกจากกาก วัดปริมาตรน้ำที่ได้ วิเคราะห์แอกติวิตีของเอนไซม์และหาปริมาณโปรตีน

## 2.12 การสกัดแยกโบรมิเลนด้วยวิธีสกัดแบบขั้นตอนเดียว

เตรียมตัวอย่างต้นสับปะรดตามวิธีข้อ 2.3 ใช้ผงต้นสับปะรดบดในการทดลองครั้งละ 500 กรัม ศึกษาสภาวะที่เหมาะสมต่อการสกัดดังนี้

### 2.12.1 การสกัดแยกด้วยน้ำกลั่น

สกัดแยกโบรมิเลนจากต้นสับปะรดตามวิธีข้อ 2.4.1 แปรเปลี่ยนอัตราส่วนน้ำกลั่นต่อต้นสับปะรดที่เหมาะสม แล้วเปรียบเทียบแอกติวิตีของเอนไซม์และปริมาณของโปรตีนที่สกัดได้

### 2.12.2 เวลาในการสกัดแยกเอนไซม์

สกัดแยกโบรมิเลนจากต้นสับปะรดตามวิธีข้อ 2.4.1 โดยแปรเปลี่ยนเวลาสกัดแยกในช่วงระยะเวลา 1-60 นาที ใช้ น้ำกลั่น 2 ส่วนต่อต้นสับปะรด 1 ส่วน

### 2.12.3 พีเอชที่ใช้สกัดแยกเอนไซม์

สกัดแยกโบรมิเลนจากต้นสับปะรดตามวิธีข้อ 2.4.1 โดยใช้สารละลายบัฟเฟอร์โซเดียมอะซิเตท 0.1 โมลาร์ ที่มีค่าพีเอชต่าง ๆ กันจาก 3.5 - 5.5 และสารละลายบัฟเฟอร์โพตัสเซียมฟอสเฟต 0.1 โมลาร์ พีเอชต่าง ๆ กันจาก 6.5 - 7.5 นาน 5 นาที เปรียบเทียบแอกติวิตีของเอนไซม์และปริมาณของโปรตีนที่สกัดได้

### 2.12.4 สารละลายบัฟเฟอร์โพตัสเซียมฟอสเฟตและสารละลายโซเดียมคลอไรด์

สกัดแยกโบรมิเลนจากต้นสับปะรดตามวิธี 2.4.1 โดยใช้สารละลายบัฟเฟอร์โพตัสเซียมฟอสเฟต พีเอช 6.5 หรือสารละลายโซเดียมคลอไรด์ที่มีความเข้มข้น 0.05 -

0.5 โมลาร์ นาน 5 นาที เปรียบเทียบแอกติวิตีของเอนไซม์และปริมาณของโปรตีนที่สกัดได้

#### 2.12.5 อุณหภูมิของการสกัดแยก เอนไซม์

สกัดแยกโบรมิเลนจากต้นสับปะรดตามวิธีข้อ 2.4.1 ด้วยน้ำกลั่น แปรเปลี่ยนอุณหภูมิในช่วง  $10^{\circ} - 60^{\circ}$  ซ. นาน 5 นาที เปรียบเทียบแอกติวิตีของเอนไซม์และปริมาณของโปรตีนที่สกัดได้

#### 2.13 การสกัดแยกโบรมิเลนด้วยวิธีสกัดแบบต่อเนื่องและสวนทาง

เตรียมตัวอย่างต้นสับปะรดตามวิธีข้อ 2.3 โดยใช้ตัวอย่างต้นสับปะรด 3,000 กรัม แยกทำการสกัด 4 ครั้ง ๆ ละ 750 กรัม ใช้น้ำเป็นตัวทำละลาย 1,500 มิลลิลิตร แล้วศึกษาจำนวนขั้นตอนที่ใช้ในการสกัดแยกโบรมิเลนจากต้นสับปะรดตามวิธีข้อ 2.4.2 เปรียบเทียบจำนวนขั้นตอนการสกัดแยกกับแอกติวิตีของเอนไซม์และปริมาณโปรตีนที่สกัดได้

การสกัดแยกโบรมิเลนแบบต่อเนื่อง ทำตามวิธีข้อ 2.4.2 โดยสกัดแยกเอนไซม์จนครบแถวการสกัดที่ 1-6 ( $E_1 - E_6$ ) เปรียบเทียบแอกติวิตีของเอนไซม์และปริมาณโปรตีนของสารละลายที่สกัดแยกได้จากต้นสับปะรด

#### 2.14 การสกัดแยกโบรมิเลนด้วยเครื่องตีปั่นแบบตั้งโต๊ะ

##### 2.14.1 อัตราส่วนของน้ำที่ใช้ตีปั่นต้นสับปะรด

สกัดแยกโบรมิเลนจากต้นสับปะรดตามวิธี 2.4.3 โดยใช้ต้นสับปะรดครั้งละ 200 กรัม ผสมกับน้ำกลั่นในอัตราส่วนน้ำกลั่น : ต้นสับปะรด 1:2-3:1 เปรียบเทียบแอกติวิตีของเอนไซม์และปริมาณโปรตีนในน้ำต้นสับปะรดที่สกัดแยกได้ด้วยน้ำที่อัตราส่วนต่าง ๆ

##### 2.14.2 เวลาตีปั่นต้นสับปะรด

สกัดแยกโบรมิเลนจากต้นสับปะรดตามวิธีข้อ 2.4.3 โดยใช้ต้นสับปะรดครั้งละ 200 กรัม เติมน้ำกลั่น 400 มล. แล้วตีปั่นนาน 0.5 - 4 นาที เปรียบเทียบแอกติวิตีของเอนไซม์และหาปริมาณโปรตีนที่สกัดแยกได้จากต้นสับปะรด

## 2.15 การบีบต้นสับปะรดด้วยเครื่องบีบแบบไฮดรอลิก

บีบต้นสับปะรดตามวิธี 2.4.4 ใช้ต้นสับปะรดครึ่งละ 300 กรัม โดยแบ่งเป็น 3 กลุ่ม ทดลองดังนี้

2.15.1 บดต้นสับปะรด แบ่งออกเป็นสี่ส่วน ๆ ละ 300 กรัม ส่วนที่ 1 บีบด้วยเครื่องบีบไฮดรอลิก ส่วนที่ 2 แช่ในสารละลายโซเดียมคลอไรด์ 0.2 โมลาร์ ปริมาตร 300 มล. นาน 2 ชม. แล้วบีบด้วยเครื่องบีบไฮดรอลิก ส่วนที่ 3 นำไปแช่ในตู้แช่แข็งอุณหภูมิ  $-20^{\circ}$  ซ. 4 ชั่วโมง แล้วบีบด้วยเครื่องบีบไฮดรอลิก ส่วนที่ 4 แช่ในสารละลายโซเดียมคลอไรด์ 0.2 โมลาร์ ปริมาตร 300 มล. นาน 2 ชม. แล้วแช่ในตู้แช่แข็งอุณหภูมิ  $-20^{\circ}$  ซ. 4 ชม. แล้วบีบด้วยเครื่องบีบไฮดรอลิก เปรียบเทียบแอกติวิตีทั้งหมดของเอนไซม์ และหาปริมาณโปรตีนในน้ำต้นสับปะรดที่บีบได้จากทั้ง 4 ส่วนนี้

2.15.2 ต้นสับปะรดเป็นแผ่น และทำการทดลองเช่นเดียวกับวิธี 2.15.1

2.15.3 ตีต้นสับปะรด และทำการทดลองเช่นเดียวกับวิธี 2.15.1

## 2.16 การบีบต้นสับปะรดด้วยเครื่องบีบแบบสกรู

ใช้ในการผลิตเอนไซม์ในระบับขยายส่วน เตรียมต้นสับปะรดตามวิธี 2.3 โดยหั่นเป็นรูปสี่เหลี่ยมขนาด  $1'' \times 1''$  แช่ใน 0.1% โซเดียมเบนโซเอท บรรจุลงในช่องโถงวัตถุเคมีอัตราการบดต้นสับปะรด 50 กก.ต่อชม. น้ำต้นสับปะรดที่ผ่านการบีบจะออกมาที่ส่วนล่างของเครื่อง เติมน้ำเย็นกลับจะได้ต้นสับปะรดที่คิดในเครื่องออกมาจนหมด วัดปริมาณน้ำต้นสับปะรดที่บีบได้ เก็บส่วนกากไว้ เติมน้ำ 0.1% โซเดียมเบนโซเอทผสมกับกากในอัตราส่วนน้ำหนักกาก : ปริมาตรเบนโซเอทเป็น 4:1, 3:1 และ 2:1 วัดแอกติวิตีของเอนไซม์และปริมาณโปรตีนในน้ำต้นสับปะรดที่บีบด้วยเครื่องบีบแบบสกรูตามวิธีดังกล่าว

## 2.17 สารเคมีในการตกตะกอนเอนไซม์

2.17.1 การตกตะกอนด้วยอะซีโตนแบบชั้นตอนเดียว

เตรียมและสกัดแยกเอนไซม์จากตัวอย่างต้นสับปะรดตามวิธีข้อ 2.3 และ 2.4.2 ตกตะกอนน้ำต้นสับปะรดตามวิธีทดลองข้อ 2.6 เติมน้ำอะซีโตนเย็น  $4^{\circ}$ ซ. ที่ความเข้มข้นต่างกัน ตั้งแต่ 29-75% ของปริมาตรทั้งหมดในน้ำต้นสับปะรดที่สกัดได้ 100 มิลลิลิตร



## 2.17.2 การตกตะกอนด้วยอะซีโตนแบบสองขั้นตอน

เตรียมและสกัดแยกโพรตีนจากตัวอย่างต้นสับปะรดตามวิธีข้อ 2.3 และ 2.4.2 แล้วตกตะกอนโพรตีนในน้ำต้นสับปะรดตามวิธีทดลองข้อ 2.6 ใช้ปริมาณน้ำต้นสับปะรด 100 มิลลิลิตร แล้วเติมอะซีโตนเย็น  $4^{\circ}\text{C}$  41% ของปริมาตรทั้งหมด แยกส่วนใสแล้วนำมาตกตะกอนด้วยอะซีโตนเป็นครั้งที่สองด้วยปริมาตร 60%–80% ของปริมาตรทั้งหมด

## 2.17.3 การตกตะกอนด้วยกรดแทนนิก

เตรียมต้นสับปะรดตามวิธีข้อ 2.3 บีบต้นสับปะรดด้วยเครื่องบีบไฮดรอลิก แล้วตกตะกอนโพรตีนในน้ำต้นสับปะรดด้วยกรดแทนนิกที่ความเข้มข้นต่าง ๆ กัน ตั้งแต่ 0.04%–0.8% โดยปริมาตรน้ำต้นสับปะรด ล้างตะกอนเอนไซม์ด้วยอะซีโตนผสมน้ำในอัตราส่วน 4:1 เพื่อกำจัดกรดแทนนิก

## 2.17.4 การตกตะกอนด้วยแอมโมเนียมซัลเฟต

เตรียมต้นสับปะรดตามวิธีข้อ 2.3 บีบต้นสับปะรดด้วยเครื่องบีบไฮดรอลิก แล้วตกตะกอนโพรตีนในน้ำต้นสับปะรดด้วยผงแอมโมเนียมซัลเฟตที่ความเข้มข้นต่าง ๆ กันตั้งแต่ 30% - 90% อิมัลชันโดยปริมาตรน้ำต้นสับปะรด แยกตะกอนเอนไซม์มาละลายในสารละลายบัฟเฟอร์แล้วไดอะไลซ์ (dialyze) กับน้ำกลั่น 2 ครั้ง ๆ ละ 4 ชั่วโมง แล้วแยกส่วนใส ตกตะกอนด้วยอะซีโตนเป็นครั้งที่สอง 75% ของปริมาตรทั้งหมด แยกตะกอนมาทำแห้งภายใต้สูญญากาศ

เปรียบเทียบแอกติวิตีต่อกรัมเอนไซม์ แอกติวิตีทั้งหมด โพรตีนทั้งหมด % แอกติวิตี recovery % โพรตีน recovery และ % ผลผลิตของเอนไซม์จากผงเอนไซม์ที่ตกตะกอนได้

## 2.18 สภาวะในการตกตะกอนเอนไซม์

### 2.18.1 พีเอช

เตรียมต้นสับปะรดตามวิธี 2.3 และบีบต้นสับปะรดด้วยเครื่องบีบแบบไฮดรอลิก แยกส่วนใสมา 100 มิลลิลิตร แล้วปรับพีเอชที่ค่าต่าง ๆ กันตั้งแต่ 2.5 - 6.5 ด้วยกรดอะซิติก 2 โมลาร์ ตกตะกอนด้วยกรดแทนนิกปริมาณ 0.3% (น้ำหนักโดยปริมาตร) ที่  $4^{\circ}\text{C}$  ล้างกรดแทนนิกออกจากตะกอนด้วยอะซีโตนผสมน้ำ 4 ต่อ 1 แล้วทำเอนไซม์ให้แห้ง



### 2.18.2 ตัวเร่งที่ใช้ก่อนตกตะกอนเอนไซม์

เตรียมต้นสับปะรดตามวิธีข้อ 2.3 บีบต้นสับปะรดด้วยเครื่องบีบแบบไฮดรอลิก เต็มกรด 2 โมลาร์อะซีติก แล้วรับพีเอชเท่ากับ 4.0 เติมโซเดียมเมตาไบซัลไฟท์หรือโซเดียมไฮโดรเจนซัลไฟด์ โซเดียมเบนโซเอทและโซเดียมไฮโดรเจนซัลไฟด์ที่มีความเข้มข้นต่าง ๆ กันตั้งแต่ 0.01-0.2 โมลาร์ เปรียบเทียบหาความเข้มข้นที่เหมาะสมของตัวเร่งแต่ละชนิด

### 2.18.3 ตัวเร่งต่อความคงตัวของเอนไซม์ในน้ำต้นสับปะรด

เติมโซเดียมเมตาไบซัลไฟท์หรือโซเดียมไฮโดรเจนซัลไฟด์หรือโซเดียมเบนโซเอท หรือโซเดียมไฮโดรเจนซัลไฟด์ ใช้ความเข้มข้นที่เหมาะสมจากการทดลองข้อ 2.18.2 ในน้ำต้นสับปะรด และรับพีเอชเท่ากับ 4.0 เก็บน้ำต้นสับปะรดดังกล่าวในห้องเย็นอุณหภูมิ 4° ซ. นาน 0 - 15 วัน เปรียบเทียบการเปลี่ยนแปลงของแอกทิวิตีของเอนไซม์เมื่อเติมตัวเร่งเทียบกับน้ำต้นสับปะรดที่ไม่เติมตัวเร่งตามวันที่กำหนด

### 2.19 การทำให้เอนไซม์แห้ง

เตรียมเอนไซม์โบรมิเลนตามวิธีข้อ 2.3 - 2.6 โดยตกตะกอนด้วยกรดแทนนิกและทำให้แห้งด้วยวิธีการต่อไปนี้

2.19.1 อบแห้งที่อุณหภูมิ 40 - 60° ซ. นาน  $1\frac{1}{2}$  - 4 ชม.

2.19.2 อบแห้งภายใต้สูญากาศ ที่อุณหภูมิ 40 - 60° ซ. นาน  $1\frac{1}{2}$  -  $3\frac{1}{2}$  ชม.

2.19.3 อบแห้งภายใต้สภาวะเยือกแข็ง ที่อุณหภูมิ -40° ซ. ความดัน 0.2 ทอร์ เปรียบเทียบแอกทิวิตีของเอนไซม์ที่ได้จากการทำให้แห้งด้วยวิธีต่าง ๆ ดังกล่าว

### 2.20 การวิเคราะห์องค์ประกอบทางเคมีของโบรมิเลน

2.20.1 การวิเคราะห์หาปริมาณคาร์โบไฮเดรต โดยวิธี Anthron (46)

ชั่งผงเอนไซม์ 1.0 กรัม เติมน้ำกลั่น 10 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากันแล้วเติมกรดเปอร์คลอริกเข้มข้น 50% ปริมาตร 13 มิลลิลิตร กวน 1 ชั่วโมงแล้วรับปริมาตรเป็น 100 มิลลิลิตร กรองด้วยกระดาษกรองวอทแมนเบอร์ 1 ปริมาตรให้เป็น 250 มิลลิลิตร ใน

ขวดวัดปริมาตรด้วยน้ำกลั่น      คูณสารละลายนี้ 10 มิลลิลิตร      เติมน้ำกลั่นให้ครบ 100 มิลลิลิตร  
 คูณสารละลายนี้ใส่ในหลอดทดลอง 2 หลอด ๆ ละ 1 มิลลิลิตร      แล้วเติมสารละลาย Anthrone  
 0.1% ในกรดซัลฟูริกเข้มข้นปริมาตร 5 มิลลิลิตร      คัมในอ่างน้ำเดือด 20 นาที แล้วทำให้เย็น  
 วัดการดูดกลืนแสงของสารละลายด้วยสเปกโตรโฟโตมิเตอร์ที่ความยาวคลื่น 630 นาโนเมตร  
 สำหรับ blank ทำเช่นเดียวกับตัวอย่างแต่ไม่ใส่เอนไซม์

การเตรียมสารละลายมาตรฐานของกลูโคส      ละลายกลูโคส 0.1 กรัม ในน้ำกลั่น  
 100 มิลลิลิตร      คูณสารละลายมาตรฐานใส่ในหลอดทดลองให้มีปริมาตร 0.1, 0.2, 0.3,  
 0.4, 0.5, 0.6, 0.8 และ 1.0 มิลลิลิตร      เติมน้ำกลั่น Anthrone เข้มข้น 0.1% ใน  
 กรดซัลฟูริกปริมาตร 5 มิลลิลิตร      เขย่าและคัมในอ่างน้ำเดือดนาน 20 นาที แล้วทำให้เย็น  
 วัดสีของสารละลายมาตรฐานกลูโคสด้วยสเปกโตรโฟโตมิเตอร์ที่ความยาวคลื่น 630 นาโนเมตร

#### 2.20.2 การหาปริมาณไนโตรเจนโดยวิธี Micro-Kjeldahl (47)

ซึ่งผงโบรมิเลน 0.5 กรัม ใส่ "missouri" catalyst (ประกอบ  
 ด้วย  $\text{CuSO}_4$  ต่อ  $\text{K}_2\text{SO}_4$  เท่ากับ 5 ต่อ 95) ปริมาณ 7 กรัม      เติมน้ำกลั่นเข้มข้น 15  
 มิลลิลิตร      อุ่นเครื่องย่อย 10 นาที และใช้เวลาย่อยตัวอย่าง 40 นาที หรือจนกระทั่งสาร  
 ละลายมีฟ้าใส      ทิ้งให้เย็นที่อุณหภูมิห้องแล้วเติมน้ำกลั่น 50 มิลลิลิตร      เขย่าให้เข้ากัน      เติมน้ำ  
 สารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์เข้มข้น 32% ปริมาตร 70 มิลลิลิตร แล้วกลั่นด้วยเครื่องกลั่น  
 Buchi-distillation-system ประมาณ 4-5 นาที      เก็บ distillate ประมาณ 200  
 มิลลิลิตร      เติมนิโคติเคเตอร์ 3 หยด แล้วไตเตรทกับสารละลายมาตรฐานกรดซัลฟูริก 0.1  
 นอร์มอล

#### 2.20.3 เปอร์เซ็นต์ความชื้นและเปอร์เซ็นต์เถ้า (47)

ซึ่งผงโบรมิเลน 2 กรัม ในภาชนะหาคความชื้นที่อบแห้งแล้ว      นำไปอบแห้ง  
 ที่อุณหภูมิ  $110^\circ \text{C}$ . นาน 3 ชั่วโมง และทิ้งให้เย็นในเคซิเคเตอร์ 1 ชั่วโมง      นำออกมาซึ่ง  
 น้ำหนักด้วยเครื่องชั่งทศนิยม 4 ตำแหน่ง      และนำไปอบต่อจนได้น้ำหนักคงที่      คำนวณหาคเปอร์เซ็นต์  
 ความชื้น

ซึ่งผงโบรมิเลน 2 กรัม ใส่ในถ้วยกระเบื้องทนไฟที่เผาจนแห้งและชั่งน้ำหนัก  
คงที่ เฝาด้วยกระเบื้องในตู้ควันด้วยตะเกียงเบนเสน เมื่อเกิดฝ้าที่มีลักษณะฟูสีขาวนำไปเผา  
ต่อในเตาเผาอุณหภูมิ  $650^{\circ}$  ซ. นาน 3 ชั่วโมง ปล่องยให้เย็นลงประมาณ  $200^{\circ}$ ซ. แล้วทิ้ง  
ให้เย็นในเคซิเคเตอร์ ซึ่งน้ำหนักด้วยเครื่องชั่งทศนิยม 4 ตำแหน่ง คำนวณหาเปอร์เซ็นต์ฝ้า

#### 2.20.4 % Insoluble solid

ซึ่งโบรมิเลนให้ได้น้ำหนัก 0.2, 0.4, 0.6, 0.8 และ 1 กรัม ละลาย  
ในน้ำ 100 มิลลิลิตร แล้วเขย่าประมาณ 20 นาที เพื่อให้เอนไซม์ละลาย กรองสารละลายนี้  
แล้วแบ่งมาวัดความขุ่นด้วยเครื่อง Klett Summerson ใช้ตัวอย่างโบรมิเลนเข้มข้น 0.2%  
เป็น blank เที่ยบค่าระหว่าง Klett unit และ % insoluble จากตารางของ Klett  
Summerson

#### 2.20.5 การหาแบคทีเรียทั้งหมด (47)

เตรียมอาหารเลี้ยงเชื้อตามวิธีการในภาคผนวก 5 หลังจากอบฆ่าเชื้อใน  
หม้อนึ่งฆ่าเชื้อที่ความดัน 15 ปอนด์/ตร.นิ้ว ที่  $121^{\circ}$ ซ. เทอาหารเลี้ยงเชื้อลงในจานเพาะ  
เชื้อให้หนาประมาณ 0.5 ซม. ทิ้งให้แข็งตัวและคว่ำจานเพาะเชื้อแล้วอบที่ไอน้ำระเหยจน  
หมด เตรียมตัวอย่างโบรมิเลนเข้มข้น 0.1 กรัม/มล. และทำเจือจางให้เป็น  $10^{-2}$  ถึง  
 $10^{-6}$  เท่า ศึกษารละลายตัวอย่างดังกล่าวใส่ลงในจานเพาะเชื้อตัวอย่างละ 0.1 มล. แล้ว  
เกลี่ยให้ทั่วบนที่อุณหภูมิ  $37^{\circ}$  ซ. นาน 3 วัน ตรวจผลนับตัวอย่างจุลินทรีย์ด้วยเครื่องนับโคโลนี  
คำนวณหาแบคทีเรียทั้งหมดเป็นจำนวนโคโลนีต่อกรัมผงโบรมิเลน