

## บทที่ 2

### วัสดุ อุปกรณ์ และวิธีการทดลอง

#### วัสดุ

##### 1. วัตถุดิบ

น้ำมันปาล์ม โอลีอิน ชื่อทางการค้า “มรกต” ผลิตโดย บริษัทมรกตอินดัสตรีส์ จำกัด (มหาชน)

##### 2. เอนไซม์

เอนไซม์ไอลเปสทางการค้าชนิดผงคือ ไอลเปส PS (*Pseudomonas* sp.) ได้รับความอนุเคราะห์จากบริษัท Amano Seiyaku ประเทศญี่ปุ่น

##### 3. ตัวพยุง

- ไซเดียมอลจิเนต (Alginic acid sodium salt from brown algae) ผลิตโดย Fluka ประเทศญี่ปุ่น
- ซิลิเกต (Tetraethyl orthosilicate) ผลิตโดย Sigma-Aldrich ประเทศเยอรมัน

##### 4. สารเคมี

สารเคมีที่ใช้ในการหาค่ากิจกรรมของเอนไซม์ไอลเปส ปริมาณโปรดีน ปริมาณไตรเอซิลกัลเลเชอรอล ไดเอซิลกัลเลเชอรอล โนโนเอซิลกัลเลเชอรอลและกรดไขมัน เป็นสารเคมีเกรดวิเคราะห์รายละเอียดในภาคผนวก ก

#### อุปกรณ์

- เครื่องกรองแบบสุญญากาศ ยี่ห้อ Tokyo Rikakikai รุ่น A-3S ประเทศญี่ปุ่น
- เครื่องเบี่ยง ยี่ห้อ GFL รุ่น 3005 ประเทศเยอรมัน
- เครื่องหมุนเหวี่ยงแยก ยี่ห้อ Centurion รุ่น Centurion 8000 ประเทศอังกฤษ
- เครื่องวัดพีอีช ยี่ห้อ Denver รุ่น 320 ประเทศสหรัฐอเมริกา
- สเปกโทรฟ็อกซิเมเตอร์ ยี่ห้อ Hitachi รุ่น U-2000 ประเทศญี่ปุ่น
- ตู้ควบคุมอุณหภูมิ ยี่ห้อ Memmert รุ่น BE 500 ประเทศเยอรมัน
- เดสิเกเตอร์แบบสุญญากาศ ประเทศญี่ปุ่น
- อ่างน้ำควบคุมอุณหภูมิ ยี่ห้อ Memmert รุ่น W350 ประเทศเยอรมัน

- Thin-Layer Chromatography/Frame Ionization Detection (TLC/FID) ยี่ห้อ Iatron รุ่น Iatroscan MK-5 ประเภทกลิ่นปุ๋น
- เครื่องความแม่นเหล็ก ยี่ห้อ Ika Labortechnik รุ่น RO 5 ประเภทเยรมันน์
- เครื่องผสม (homoginizer) ยี่ห้อ Ika รุ่น T25 ประเภทเยรมันน์
- เครื่องดูดแบบลูกกลิ้ง (peristaltic pump) ยี่ห้อ Chromatograph Atto รุ่น SJ-1211 ประเภทกลิ่นปุ๋น

## วิธีการวิเคราะห์

### 1. การวิเคราะห์กิจกรรมการย่อยสลายนำมันของเอนไซม์ไลเปสตัดแปลงจากวิธีของ Lee และ Rhee (1993)

#### 1.1 สารผสมในปฏิกิริยา

สับสเตรทที่ใช้คือ สารผสมระหว่างนำมันปาล์มโอลีอินที่ละลายในไอโซออยเทน 10 เปอร์เซ็นต์ (น้ำหนักต่อปริมาตร) 1 มิลลิลิตร สารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์พีเอช 7 ปริมาตร 0.5 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากันในหลอดทดลองฝาแกลิลิวน้ำด 5 มิลลิลิตรจากนั้นเติมสารละลายเอนไซม์ไลเปส หรือสารละลายที่ได้จากการล้างเอนไซม์ที่ถูกต้องในขั้นตอนการตกร่องเอนไซม์ ปริมาตร 0.2 มิลลิลิตร นำไปบ่มบนเครื่องเบ่ร์ความเร็วรอบ 500 รอบต่อนาที ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที เมื่อครบเวลาหยุดปฏิกิริยา โดยการเติมสารละลายกรดไฮโดรคลอริกเข้มข้น 6.0 มิลลิปริมาตร 0.3 มิลลิลิตร

#### 1.2 วิธีวิเคราะห์ปริมาณกรดไขมัน

วิธีวิเคราะห์ปริมาณกรดไขมันอิสระโดยวิธี Cupric acetate method (Kwon and Rhee, 1986) โดยนำสารผสมในปฏิกิริยาจากข้อ 1.1 ปริมาตร 2 มิลลิลิตร มาผสมกับไอโซออยเทน 1 มิลลิลิตร หลังจากนั้นดูดสารละลายส่วนบนมาเจือจางกับไอโซออยเทน ให้ได้ปริมาตร 1 มิลลิลิตร นำไปทำปฏิกิริยากับสารละลาย cupric acetate-pyridine reagent ปริมาตร 0.4 มิลลิลิตร ปั่นผสมให้เข้ากันอย่างรวดเร็ว ทิ้งให้แยกชั้นนำส่วนไอโซออยเทนไปวิเคราะห์หาปริมาณกรดไขมันอิสระโดยการวัดการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 715 นาโนเมตร วัดปริมาณกรดไขมันที่ปลดปล่อยออกมานี้ยกับกราฟมาตราฐานในรูปของกรดปาล์มมิติก

### 1.3 การคำนวนกิจกรรมของเอนไซม์เป็นหน่วยของเอนไซม์

กำหนดให้ 1 หน่วยของเอนไซม์ หมายถึงปริมาณของเอนไซม์ไลเพสที่สามารถเร่งปฏิกิริยาการย่อยสลายน้ำมันปาล์ม ให้ได้กรดไขมันอิสระในรูปกรดปาล์มนิติก ปริมาณ 1 ไมโครโมล ในเวลา 1 นาที ที่อุณหภูมิห้อง (ประมาณ 30 องศาเซลเซียส) พีอีช 7

### 1.4 การวิเคราะห์กิจกรรมของเอนไซม์ไลเพสต์ริงรูป

การวิเคราะห์กิจกรรมของเอนไซม์ไลเพสต์ริงรูป ทำการทดลองเช่นเดียวกับการวิเคราะห์กิจกรรมของเอนไซม์อิสระ เพียงแต่ใช้เอนไซม์ตรึงรูปแทนการใช้สารละลายเอนไซม์ โดยวิธีคำนวนแสดงในภาคผนวก ก

## 2. การวิเคราะห์หาปริมาณโนโนเอชิกลีเชอรอล

การวิเคราะห์หาปริมาณโนโนเอชิกลีเชอรอลด้วยเปล่งวิธีของ Rosu และคณะ (1997) สุ่มตัวอย่างก่อนและหลังการเกิดปฏิกิริยากลีเซอโรไลซีต 5-10 มิลลิกรัม นำมาละลายในสารละลายคลอโรฟอร์ม 0.3 มิลลิลิตร เขย่าและปั่นให้วิ่งแยกที่ความเร็ว 8,100 g เป็นเวลา 5 นาที เพื่อแยกเอนไซม์ตรึงรูปออก คุดล่วนใสข้างบนมาพสมกันน้ำ 0.1 มิลลิลิตร เขย่าแล้วปั่นให้วิ่งแยกที่ความเร็ว 8,100 g เป็นเวลา 2 นาที เพื่อแยกกลีเชอรอลออก คุดล่วนล่างซึ่งเป็นล่วนของคลอโรฟอร์ม เก็บล่วนบนซึ่งเป็นน้ำสักดอท 2-3 ครั้งด้วยคลอโรฟอร์มครั้งละ 0.1 มิลลิลิตร นำไปทำให้เข้มข้นโดยผ่านแก๊สในไตรเจนเป็นเวลา 10 นาที ก่อนการวิเคราะห์นำมาละลายด้วยคลอโรฟอร์ม 0.2 มิลลิลิตร วิเคราะห์หาปริมาณ ไตรเอชิกลีเชอรอล 1,3 ไดเอชิกลีเชอรอล 1,2 ไดเอชิกลีเชอรอล โนโนเอชิกลีเชอรอล และกรดไขมันอิสระด้วย Thin-Layer Chromatography/Flame Ionization Detection analyzer (TLC/FID analyzer) สำหรับขั้นตอนและสภาวะที่ใช้ในการวิเคราะห์สารประกอบเอชิกลีเชอรอลด้วย TLC/FID analyzer ดังแสดงในภาคผนวก ก

## 3. การวิเคราะห์ค่าทางสถิติ

ในแต่ละขั้นตอนของการศึกษาจะมีการวางแผนการทดลองแบบสุ่มตกลอด (Completely randomized design, CRD) โดยกำหนดให้จำนวนช้ำ (Replication) ในการศึกษาแต่ละครั้งเท่ากับ 3 ช้ำ และวิเคราะห์ความแตกต่างของค่าเฉลี่ยโดยวิธี Duncan's new Multiple - Range Test (DMRT)

## วิธีการทดลอง

### 1. ศึกษาวิธีและสภาวะที่เหมาะสมในการตั้งเอนไซม์ไอลจิเนต

นำเอนไซม์ไอลเปส PS ที่สามารถผลิตโมโนโนเอซิกลีเซอรอลได้ มาศึกษาวิธีการและหาสภาวะที่เหมาะสมในการตั้งรูปกับไโซเดียมอัลจิเนตดังนี้

ตั้งเอนไซม์ไอลเปส PS ด้วยไโซเดียมอัลจิเนต โดยคัดแปลงวิธีการของ Seema และคณะ (2002) เตรียมสารละลายไอลเปสในสารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์พีเอช 7 ผสมเอนไซม์กับอัลจิเนต โดยใช้เอนไซม์ 2 มิลลิลิตร และไโซเดียมอัลจิเนต 8 มิลลิลิตร หยดลงในสารละลายแคลเซียมคลอไรด์ 150 มิลลิลิตร ด้วย Syringe โดยใช้ความเร็วในการหยดคงที่ แล้วบ่มเป็นเวลา 20 นาที หลังจากนั้นกรองเอาส่วนที่เป็นของเหลวออกด้วยเครื่องกรองแบบสุญญากาศ ถ่ายด้วยสารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ (พีเอช 7) 2 ครั้ง

วิเคราะห์กิจกรรมการย่อยสลายของเอนไซม์ไอลเปสตั้งรูปตามวิธีวิเคราะห์ข้อ 1 และคำนวณประสิทธิภาพการยึดเกาะ (Immobilization yield) กิจกรรมเอนไซม์หลังการยึดเกาะ (Recovery of activity)

ประสิทธิภาพการยึดเกาะ (Immobilization yield)(%)

$$= \frac{\text{กิจกรรมทั้งหมด} - \text{กิจกรรมที่ตกค้างในสารละลาย}}{\text{กิจกรรมทั้งหมด}} \times 100$$

กิจกรรมเอนไซม์หลังการยึดเกาะ (%)

$$= \frac{\text{กิจกรรมของเอนไซม์หลังตั้งรูป}}{\text{กิจกรรมของเอนไซม์อิสระก่อนตั้งรูป}} \times 100$$

#### 1.1 ความเข้มข้นของไโซเดียมอัลจิเนตต่อความเข้มข้นของแคลเซียมคลอไรด์

เตรียมสารละลายไโซเดียมอัลจิเนตที่ความเข้มข้น 1.5, 2.0 และ 2.5 เปอร์เซ็นต์ (น้ำหนักต่อปริมาตร) และความเข้มข้นของแคลเซียมคลอไรด์ที่ความเข้มข้น 50, 100 และ 200 มิลลิโมลาร์ สำหรับการตั้งเอนไซม์ไอลเปสที่ความเข้มข้น 10 ยูนิตต่อมิลลิลิตร โดยทำการทดลองแบบ Factorial นำเอนไซม์ที่ตั้งได้มาวิเคราะห์ค่ากิจกรรมหลังการยึดเกาะของเอนไซม์ และประสิทธิภาพการยึดเกาะ เลือกความเข้มข้นของไโซเดียมอัลจิเนต และแคลเซียมคลอไรด์ที่เหมาะสมเพื่อทำการทดลองต่อไป

#### 1.2 ความเข้มข้นของเอนไซม์

เตรียมสารละลายเอนไซม์สำหรับตั้งที่ความเข้มข้น 10, 30 และ 50 ยูนิตต่อมิลลิลิตร ตั้งด้วยไโซเดียมอัลจิเนตและแคลเซียมคลอไรด์ตามความเข้มข้นข้อ 1.1 นำเอนไซม์ที่ตั้งได้มาวิเคราะห์

ค่ากิจกรรมหลังการยึดเกาะของเอนไซม์ ประสิทธิภาพการยึดเกาะ เลือกความเข้มข้นของเอนไซม์ที่เหมาะสมเพื่อทำการทดลองต่อไป

### 1.3 ขนาดของเอนไซม์ตรีงรูป

ตรีงเอนไซม์ไอลิปส์ที่สภาวะที่เหมาะสมจากข้อ 1.1 และ 1.2 โดยใช้ขนาดของรูของ Syringe กึ่อ 18, 20 และ 24 gauge (ใช้ความเร็วในการหยดที่เท่ากับ 1 มิลลิลิตรต่อนาที) คัดเลือกขนาดของเอนไซม์ตรีงรูปที่ให้ค่ากิจกรรมของเอนไซม์ตรีงรูป และประสิทธิภาพการยึดเกาะสูงสุด

## 2. การเพิ่มประสิทธิภาพของเอนไซม์ไอลิปส์ตรีงรูปด้วยอัลจิเนตเพื่อผลิตโนโนเอชิลก็อชเชอรอล

### 2.1 การใช้ตัวทำละลาย 2-methyl-2-butanol

ซึ่งเตรียมเอนไซม์ไอลิปส์ตรีงรูป 50 beads ทำปฏิกิริยากลีเซอโรไลซีสในกลีเซอรอล 0.885 กรัม น้ำมันปาล์ม 1 กรัม เบเยอร์ที่อุณหภูมิห้อง สูมตัวอย่างที่เวลา 0, 0.5, 1, 1.5, 2, 3, 4, 5 และ 6 ชั่วโมง วิเคราะห์หาปริมาณโนโนเอชิลก็อชเชอรอลด้วย TLC/FID analyzer โดยทำการเปรียบเทียบปริมาณโนโนเอชิลก็อชเชอรอลของระบบที่เติมตัวทำละลาย 2-methyl-2-butanol 2.2 กรัม กับระบบที่ไม่มีการเติมตัวทำละลาย 2-methyl-2-butanol

### 2.2 การเติมกลีเซอรอลในกระบวนการตรีงรูป

เตรียมสารละลายเอนไซม์ไอลิปส์ปริมาตร 1 มิลลิลิตร ที่ละลายในสารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์เข้มข้น 0.1 โมลาร์ พีเอช 7.0 ผสมกับอัลจิเนตที่ความเข้มข้นที่เหมาะสมจากข้อ 1.1 ที่ละลายในฟอสเฟตบัฟเฟอร์เข้มข้น 0.1 โมลาร์ พีเอช 7.0 ปริมาตร 2 มิลลิลิตร เติมกลีเซอรอลให้ได้ความเข้มข้นสูดท้ายในสารละลายเอนไซม์ตรีงรูปเท่ากับ 40 และ 70 เปอร์เซ็นต์ (มิลลิลิตรต่อมิลลิลิตร) หยดสารละลายเอนไซม์ตรีงรูปลงในสารละลายแคลเซียมคลอไรด์ที่เหมาะสมจากข้อ 1.1 ปริมาตร 150 มิลลิลิตร โดยใช้เข็มขนาดที่เหมาะสมจากข้อ 1.3 เปรียบเทียบปริมาณโนโนเอชิลก็อชเชอรอลที่ผลิตโดยเอนไซม์ตรีงรูปที่มีการเติมและไม่เติมกลีเซอรอล

### 2.3 การหุ้มเอนไซม์ไอลิปส์ตรีงรูปด้วยซิลิเกต (Silicate Coating) โดยดัดแปลงวิธีการของ Keehoon และคณะ (2004)

นำเอนไซม์ไอลิปส์ตรีงรูปที่ได้จากการตรึงที่สภาวะที่เหมาะสมในขั้นตอนการทำการหุ้มด้วยซิลิเกต โดยเติม Hexane ลงในเอนไซม์ไอลิปส์ตรีงรูป 2 กรัม จนท่วม หลังจากนั้นเติมสารละลาย Tetraethyl orthosilicate (TEOS) 6 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากันแล้วทิ้งไว้ข้ามคืน แยกเอนไซม์ไอลิปส์ตรีงรูปที่หุ้มด้วยซิลิเกตออกจากตัวยเครื่องกรองแบบสุญญากาศ

### **3. ศึกษาสภาวะที่เหมาะสมในการผลิตโนโนเอชิกลีเชอรอลด้วยปฏิกิริยากลีเซอโรไลซีส**

นำเอนไซม์ไอลเปสต์ริงรูปที่ตรึงในสภาวะที่เหมาะสมขึ้นมาศึกษาปัจจัยต่างๆ ในการผลิตโนโนเอชิกลีเชอรอลด้วยปฏิกิริยากลีเซอโรไลซีส ปัจจัยที่ศึกษามีดังนี้

#### **3.1 ผลของปริมาณน้ำในกลีเชอรอล**

เตรียมเอนไซม์ไอลเปสต์ริงรูป 50 beads ทำปฏิกิริยากลีเซอโรไลซีสในกลีเชอรอล 0.885 กรัม น้ำมันปาล์ม 1 กรัม เติมตัวทำละลาย 2-methyl-2-butanol 2.2 กรัม เบเย่าที่อุณหภูมิห้อง สุ่มตัวอย่างที่เวลา 0, 0.5, 1, 1.5, 2, 3, 4, 5 และ 6 ชั่วโมง เติมน้ำในกลีเชอรอลเท่ากับ 0, 4, 8 และ 10 เปอร์เซ็นต์วิเคราะห์หาปริมาณโนโนเอชิกลีเชอรอลด้วย TLC/FID analyzer คัดเลือกเอนไซม์ที่ให้ปริมาณโนโนเอชิกลีเชอรอลสูงสุด

#### **3.2 ผลของสัดส่วนกลีเชอรอลต่อน้ำมันปาล์ม**

ทำการทดลองเช่นเดียวกับข้อ 3.1 ใช้ปริมาณน้ำที่เหมาะสมจากข้อ 3.1 และใช้สัดส่วนโนโนล กลีเชอรอลต่อน้ำมันปาล์มเท่ากับ 4:1, 8:1, 10:1 และ 12:1 วิเคราะห์หาปริมาณโนโนเอชิกลีเชอรอลด้วย TLC/FID analyzer คัดเลือกสภาวะที่ให้ปริมาณโนโนเอชิกลีเชอรอลสูงสุด

#### **3.3 ผลของปริมาณเอนไซม์**

ทำการทดลองเช่นเดียวกับข้อ 3.1 ใช้ปริมาณน้ำที่เหมาะสมจากข้อ 3.1 สัดส่วนโนโนล กลีเชอรอลต่อน้ำมันปาล์มจากข้อ 3.2 และใช้ปริมาณของเอนไซม์ตรึงรูปที่ 50 100 150 และ 200 beads วิเคราะห์หาปริมาณโนโนเอชิกลีเชอรอลด้วย TLC/FID analyzer คัดเลือกสภาวะที่ให้ปริมาณโนโนเอชิกลีเชอรอลสูงสุด

#### **3.4 ความเข้มข้นของน้ำมันปาล์ม**

ทำการทดลองเช่นเดียวกับข้อ 3.1 ใช้ปริมาณน้ำที่เหมาะสมจากข้อ 3.1 ใช้สัดส่วนโนโนล กลีเชอรอลต่อน้ำมันปาล์มจากข้อ 3.2 และปริมาณเอนไซม์ตรึงรูปจากข้อ 3.3 และใช้ความเข้มข้นของน้ำมันปาล์มที่ 10 20 30 40 50 และ 60 เปอร์เซ็นต์ ในตัวทำละลาย วิเคราะห์หาปริมาณโนโนเอชิกลีเชอรอลด้วย TLC/FID analyzer คัดเลือกสภาวะที่ให้ปริมาณโนโนเอชิกลีเชอรอลสูงสุด

#### **3.5 อุณหภูมิที่เหมาะสม**

ทำการทดลองเช่นเดียวกับข้อ 3.1 ใช้ปริมาณน้ำที่เหมาะสมจากข้อ 3.1 ใช้สัดส่วนโนโนล กลีเชอรอลต่อน้ำมันปาล์มจากข้อ 3.2 ปริมาณเอนไซม์ตรึงรูปจากข้อ 3.3 และใช้ความเข้มข้นของน้ำมันปาล์มจากข้อ 3.4 และใช้อุณหภูมิที่เหมาะสมในการผลิตโนโนเอชิกลีเชอรอลที่อุณหภูมิห้อง 25 35 และ 45 องศาเซลเซียส วิเคราะห์หาปริมาณโนโนเอชิกลีเชอรอลด้วย TLC/FID analyzer คัดเลือกสภาวะที่ให้ปริมาณโนโนเอชิกลีเชอรอลสูงสุด

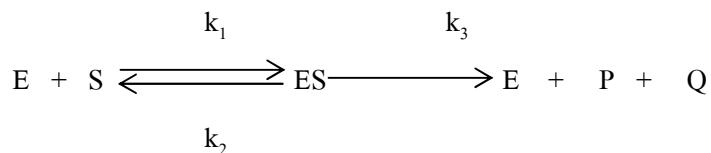
#### 4. การนำเอนไซม์ไลเพสต์ริงรูปกลับมาใช้ใหม่

ทำการทดลองผลิตโไมโนไซลิกลีเซอรอล โดยใช้ปฏิกิริยาลีเซอโรไลซีสในสภาพที่เหมาะสม หลังจากปฏิกิริยาดำเนินไปครบ 6 ชั่วโมง แยกเอนไซม์ไลเพสต์ริงรูปออกจากสารละลายมาล้างด้วย Tris-HCl 0.5 มิลลิตร 5 มิลลิลิตร แล้วกรองด้วยกระดาษกรองเก็บไว้ใน Tris-HCl buffer เป็นเวลา 24 ชั่วโมง ก่อนทำการทดลองต่อไป ทำขั้นตอนนี้จนกว่าเปอร์เซ็นต์การเกิดโไมโนไซลิกลีเซอรอลลดต่ำลงจากครึ่งแรกของการทำปฏิกิริยา 50 เปอร์เซ็นต์ วิเคราะห์หาปริมาณโไมโนไซลิกลีเซอรอลหลังสิ้นสุดปฏิกิริยาในแต่ละครั้ง

#### 5. ศึกษาจอนพลศาสตร์ที่เกี่ยวข้องในกระบวนการกลีเซอโรไลซีส

ศึกษาผลของปริมาณความเข้มข้นของน้ำมันปาล์ม โอลีอีนเริ่มต้นต่ออัตราการผลิตโไมโนไซลิกลีเซอรอล และนำอาจจอนพลศาสตร์ที่เกี่ยวข้องมาอธิบายความสัมพันธ์ โดยคำนวณหาค่าพารามิเตอร์ที่แสดงถึงผลกระทบจากสภาพต่างๆ ในการผลิต ดังนี้

สมการเคมีพื้นฐานที่ใช้ในการศึกษาด้านจอนพลศาสตร์ของเอนไซม์ตระกูล



โดยแสดงผลของความเข้มข้นสับสเตรทต่อปฏิกิริยาการย่อยสลาย ตามสมการของ Michaelis-Menten ได้ดังนี้

$$V_0 = \frac{V_{\max} [S]}{K_m + [S]}$$

[S]	คือ	ความเข้มข้นของสับสเตรท
E	คือ	เอนไซม์ไลเพสต์ริง
ES	คือ	เอนไซม์จับกับสับสเตรท
P	คือ	ผลิตภัณฑ์
Q	คือ	กรดไขมัน
$k_1, k_2, k_3$	คือ	ค่าคงที่ของแต่ละปฏิกิริยาการย่อยสลาย
$V_0$	คือ	ความเร็วปฏิกิริยาเริ่มต้น
$V_{\max}$	คือ	ความเร็วปฏิกิริยาสูงสุดของเอนไซม์
$K_m$	คือ	ค่าคงที่สำหรับเอนไซม์