

วัสดุที่ใช้และวิธีทำ



ชนิดและลักษณะของน้ำ

น้ำที่ใช้ในการทดลองมี ๒ ชนิด คือ น้ำขาวใหม่ ได้จากการสีข้าวเปลือกที่เก็บไว้นานไม่เก็บครั้งปี และน้ำขาวเก่าได้จากการสีข้าวเปลือกที่เก็บไว้นานเก็บครั้งปี ซึ่งทั้งสองชนิดเป็นน้ำขาวขาว ส่วนจะเป็นน้ำขาวเก่าหรือน้ำขาวใหม่ขึ้นอยู่กับฤดูกาล

น้ำขาวที่ทำการศึกษาทดลองได้มาจากโรงสีที่อำเภอพระโขนง จังหวัดพระนคร ลักษณะของน้ำจะเอียงและสะอาด เป็นน้ำที่รองมาจากเครื่องสีข้าวโดยตรงแล้วนำรำนมาที่ห้องปฏิบัติการ ที่จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย (เวลาเดินทางประมาณครึ่ง ชั่วโมง) เก็บไว้ในตู้แช่แข็งอุณหภูมิ - ๒๐°ซ. จนกว่าจะได้นำไปทดลอง

สารเคมีที่ใช้

Polyvinyl alcohol, tris (hydroxymethyl) aminomethane (Tris.), iodoacetamide, iodoacetic acid, potassium acid phthalate เป็นชนิดบริสุทธิ์ ซื้อจากบริษัท BDH. Laboratory Chemical Division, England.

Pure olive oil, calcium chloride ซื้อจากบริษัท E. Merck Ag. Darmstadt, Germany.

p-Nitrobenzoic acid ซื้อจากบริษัท Riedel De Haenag, Germany

Reagents ที่ใช้อื่น ๆ เป็น Technical grade จากบริษัท May and Baker Ltd., England และบริษัท Fisher Scientific Company, U.S.A.

การสกัดเอนไซม์เอสเทอร์

ใช้เนื้อเป็นหัวทำละลายสำหรับสกัดเอสเทอร์ (Aldridge, 1954) เอาเข้ามาเติมน้ำให้ชนประมาณ ๒๐ - ๓๐ % (w/v) ที่ ๔° C. ๒๐ นาที แล้วเอามาปั่นที่ ๐° C. ด้วยแรง ๓๕๐๐ X g เป็นเวลา ๑๕ นาที ไข่เข้มข้นมาค่อย ๆ คัดเอาส่วนที่เป็นน้ำใสออกมาเรียกส่วนนี้ว่า supernatant และใช้เป็นเอนไซม์อย่างหยาบ (crude enzyme) ในการทดลอง

การสกัดเอนไซม์โกลเปส

ซึ่งรำให้ชน ๓๐ % (w/v) ในน้ำหรือ buffer solution แล้ว homogenize ด้วย Waring blender ๕ นาที (Alder and Kistiakowsky, ๑๙๖๑) ส่วนมากมักจะแช่ homogenate นี้ไว้ที่ ๔° C. ๑๒ ชั่วโมง homogenate นี้เอาน้ำไปใช้วัดเอนไซม์โดยตรง หรือเอาน้ำ homogenate นี้ ไปปั่นที่ ๐° C. ในเครื่อง International Portable Refrigerated Centrifuge ที่ ๐° C. ด้วยแรง ๔๕๐๐ Xg เป็นเวลา ๒๐ นาที คัดเอาส่วนน้ำใสออกมาใช้เป็นเอนไซม์อย่างหยาบ (crude enzyme) ก็ได้

การวัด activity ของเอนไซม์เอสเทอร์

วิธีสังเคราะห์ p-Nitrophenyl acetate ใช้วิธีของ Herggin and Lapides (๑๙๕๗)

ซึ่ง ๐.๑ โมลของ p-Nitrophenol ๑.๒ กรัมของสอลคาแมกนีเซียม ซึ่งใช้เป็นตัวเร่งปฏิกิริยา กับ ๐.๑๒ โมลของ acetyl chloride ซึ่งละลายอยู่ในเบนซีน ๓๐ มิลลิลิตร ใส่รวมกันในขวดกลมขนาด ๕๐๐ มิลลิลิตร reflux ๑ ชั่วโมง รินเอาน้ำยาที่ได้หลังจาก reflux ใส่กรวยแยก เติมอีเทอร์ ๑๕๐ มิลลิลิตร จะได้สารละลายเป็นเนื้อเดียวกัน สกัด acetyl chloride ที่เหลือออกไปด้วยน้ำ แล้วสกัด p-Nitrophenol ที่เหลือด้วยสารละลายโซเดียมคาร์บอเนต แล้วสกัดด้วย

น้ำอีกหนึ่ง เชื้อจุลินทรีย์เค็มกรวยบนเบดที่ผลิต ระเหยเอาอีเทอร์ออกโดยใช้วิธีลดความดัน จนกระทั่งได้ p- Nitrophenyl acetate ตกตะกอนออกมา นำไปฟอกเออีเทอร์ โดยการสกัดใหม่ด้วยอีเทอร์ และระเหยเอาอีเทอร์ออกโดยการลดความดันอีก ๒ - ๓ ครั้ง สารที่ได้จะไม่มีสีที่เดียว และบริสุทธิ์พอที่จะเป็น substrate ได้ โดยไว้ในตู้เย็นที่ $- 20^{\circ}\text{C}$.

วิธีเตรียมสารละลายของ p- Nitrophenyl acetate

ชั่ง p- Nitrophenyl acetate ๔๕.๓ มิลลิกรัม จะละลายในเมทิลแอลกอฮอล์ หรืออาซีโตน ๕ มิลลิลิตร นำมา ๑ มิลลิลิตร ละลาย ๆ เติมน้ำในน้ำ ๔๐ มิลลิลิตร ที่อยู่ใน conical flask พร้อมทั้งแกว่งอยู่เสมอจนการตกตะกอนของ p- Nitrophenyl acetate สารนี้ใช้เป็น substrate ของเอนไซม์เวิล โคโมเกิน ๒ ชั่วโมง และจะกองเตรียมใหม่ทุกครั้งที่ทำการศึกษาทดลอง

เครื่องมือที่ใช้ในการทดลอง

๑. Spectrophotometer ของบริษัท Unicam (Model S.P. 500) และของบริษัท Beckman (Model D.U.)
๒. pH meter ของบริษัท E.I.L. และของบริษัท Beckman

วิธีดำเนินการทดลอง (ดัดแปลงจาก Bier, 1955)

Reaction mixture ใน glass cuvette (๑ ซม.) ประกอบด้วย ๐.๐๒๕ โมลาร์ของ phosphate Buffer pH ๗.๕ และ ๐.๖๖ $\times 10^{-6}$ โมลาร์ของ p- Nitrophenyl acetate และ ๐.๑ มิลลิลิตรของเอนไซม์ (ใช้ automatic pipette) ปริมาตรสุดท้ายรวมทั้งหมด ๑ มิลลิลิตร เริ่มปฏิกิริยาเมื่อเติม substrate ลงไปใน incubation mixture แล้ววัด optical density ที่เพิ่มขึ้นที่ ๔๐๐ มิลลิไมครอน ทุก ๑๕ วินาที เป็นเวลานาน ๒ - ๓ นาที โดยมี blank ที่ประกอบด้วยสารทุกอย่างยกเว้น substrate

Optical density ที่เพิ่มขึ้นของแสงนำมาจากค่า optical density ที่เพิ่มขึ้นในเนื้อเยื่อเมื่อเวลาผ่านไป การเปลี่ยนแปลงของ optical density เมื่อผ่านช่วงเวลา ๑ นาที จะถือว่าเป็น ๑ unit activity ของเอสเทอเรส

การวัด activity ของเอนไซม์ไลเปส

วิธีเตรียม olive oil emulsion (Bier, 1955)

ชั่ง Polyvinyl alcohol ๑๐ กรัม ตอย ๆ เติมน้ำกลั่น ๕๐๐ มิลลิลิตร ซึ่งมีกรดเกลือ ๐.๑ นอร์มอลอยู่ ๕ มิลลิลิตร อุณหภูมิ water bath ที่ ๕๕ - ๕๕°C. ตมย่อย ๆ จนกระทั่งได้สารละลายใส (เวลาที่ใช้ประมาณ ๑ - ๒ ชั่วโมง) ทำให้เย็น กรองเอาตะกอนที่มีอยู่ออก ทำให้เป็นกลางด้วยโซเดียมไฮดรอกไซด์ ๐.๑ นอร์มอล ฉายใส่ Waring blender เติมน้ำมันมะกอก ๑๕ มิลลิลิตร homogenize ๑๐ นาที สารที่ได้มีลักษณะขุ่นขาวคล้ายน้ำมัน ใช้เป็น substrate ของไลเปส โดยเก็บไว้ที่ ๕°C. ใช้โดยประมาณ ๒ อาทิตย์ และนำมา homogenize ๕ นาทีทุกครั้งที่ใช้ทดลอง

เครื่องมือที่ใช้ในการทดลอง

- ๑. Automatic burette (capacity 5.0 ml, accuracy ± 0.02ml) มีหลอดบรรจุไฮดรอกไซด์กรดใช้สำหรับการวัดของการคาร์บอนไดออกไซด์
- ๒. pH meter ของบริษัท E.I.L. และบริษัท Coleman
- ๓. เครื่อง Shaking water bath ของบริษัท Gallenkamp

วิธีดำเนินการทดลอง (ดัดแปลงจากวิธีของ Vincent and Mertz, 1960 และ Willstatter etal., 1923)

ใช้ conical flask ขนาด ๒๕ มิลลิลิตร ซึ่งบรรจุ ๐.๐๘ โมลาร์ ของ phosphate buffer pH ๘.๐, olive oil emulsion ๒ % ,

เอาไขมัน ๒ มิลลิลิตร ปริมาตรสุดท้ายรวมทั้งหมด ๑๕ มิลลิลิตร incubate ที่ ๓๗°C ในเครื่อง shaking water bath หนึ่งเขย่าอยู่ตลอดเวลาเป็นเวลา ๕ ชั่วโมง แล้วจึงหยดปฏิกิริยาของเอนไซม์โดยเติม ๑ มิลลิลิตรของกรดกำมะถัน ๐.๓ โมลาร์ ฉายรังแกมมาใส่หลอดสกัด (extracting tube) สกัดกรดไขมันที่เกิดขึ้นโดยใช้น้ำมันปิโตรเลียม (จุดเดือด ๖๐ - ๖๖°C) ๒ ครั้ง

ครั้งแรกใช้น้ำมันปิโตรเลียม ๑๐ มิลลิลิตร เขย่าประมาณ ๒ นาที (๒๐๐ ครั้ง) แล้วนำไปเข็นที่วิงก์ด้วยแรง ๔๕๐๐ Xg ๑๕ นาที เชื่อมแยกชั้น (ปิโตรเลียมอยู่ข้างบน) ใสเข็มฉีดยาขนาด ๕ มิลลิลิตร ถูคอขวดของปิโตรเลียมมา ๕ มิลลิลิตร แล้วจึงเติมปิโตรเลียมลงไปในส่วนละลายที่เหลืออีก ๕ มิลลิลิตร เขย่า และเข็นที่วิงก์ตามวิธีครั้งแรก จากนั้นถูคอขวดของปิโตรเลียมออกมาอีก ๕ มิลลิลิตร ใส่รวมกับที่ได้ครั้งแรก

นำปิโตรเลียมที่สกัดได้ ไประเหยเอาตัวทำละลายออกใน water bath ที่มีอุณหภูมิ ๓๕ - ๔๕°C. ใสภาชนะในโครเจนลงไป เพื่อช่วยการระเหยให้เร็วขึ้นด้วย เมื่อปิโตรเลียมระเหยไปหมดแล้ว สิ่งที่เหลือคือกรดไขมันอิสระ และน้ำมันตัวรวมกันอยู่ทั้งหมด

เติมแอลกอฮอล์ ๕๕ ๕ ๕ มิลลิลิตร ลงไปในหลอดเพื่อละลายสารที่สกัดได้ แล้วหาปริมาณของกรดไขมันอิสระ โดยการไตเตรตกับสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์มาตรฐาน ที่มีความเข้มข้นประมาณ ๐.๐๑ นอร์มัล ใช้เครื่องมือ automatic burette โดยมี ๐.๐๖ N Nile blue (ใน ๕๐ ๕ แอลกอฮอล์) เป็น indicator จุดสุดท้ายของการไตเตรตคือ จุดที่เปลี่ยนจากสีน้ำเงินของ Nile blue มาเป็นสีชมพูแกมส้ม