

บทที่ 3

อุปกรณ์และวิธีการทดลอง

1. อุปกรณ์การเตรียมเชื้อตั้งต้น

- 1.1 ยีสต์ สายพันธุ์ *Saccharomyces cerevisiae* V1116
- 1.2 แบคทีเรีย สายพันธุ์ *Zymomonas* sp. TISTR 1102 จากศูนย์จุลินทรีย์สถาบันวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีแห่งประเทศไทย
- 1.3 อาหารเลี้ยงเชื้อ Yeast extract malt extract broth และ Yeast extract malt extract agar (ภาคผนวก ก)
- 1.4 อาหารเลี้ยงเชื้อ *Zymomonas* medium (ภาคผนวก ก)
- 1.5 ตะไบสำหรับเลื่อยแก้ว
- 1.6 จานอาหารเลี้ยงเชื้อ (Petri dish)
- 1.7 หลอดทดลองขนาด 15 ml (test tube)
- 1.8 ขวดอาหารเลี้ยงเชื้อฝาดำขนาด 15 ml
- 1.9 หัวถ่ายเชื้อ (loop)
- 1.10 Parafilm
- 1.11 กลีเซอรอล (glycerol)
- 1.12 ตู้บ่มเชื้อ (BINDER)
- 1.13 หน่อแข็งอัดไอ (TOMY SS-325)

2. อุปกรณ์ที่ใช้ในการเลี้ยงเชื้อยีสต์และแบคทีเรีย

- 2.1 ตัวอย่างน้ำเวย์เต้าหู้จากบริษัทผลิตภัณฑ์ถั่วเหลือง (เชียงใหม่) จำกัด
- 2.2 อาหารเลี้ยงเชื้อ Nutrient gar (NA) (ภาคผนวก ก)
- 2.3 1.0 M hydrochloric acid (ภาคผนวก ข)
- 2.4 1.0 M sodiumhydroxide (ภาคผนวก ข)
- 2.5 Mac Farland Standard No. 10 (ภาคผนวก ค)

- 2.6 น้ำตาลกลูโคส
- 2.7 Potassium metabisulfite (KMS)
- 2.8 น้ำตาลซูโครส (น้ำตาลทรายมีตรผล)
- 2.9 ขวดรูปชมพู่ (Erlenmeyer flask) ขนาด 150, 250, 500 และ 1,000 ml
- 2.10 ขวด Duran ขนาด 500 และ 1,000 ml
- 2.11 ขวดเพาะเลี้ยงจุลินทรีย์ขนาด 2.5 l
- 2.12 ถังเพาะเลี้ยงจุลินทรีย์ขนาด 200 l
- 2.13 ปีกเกอร์ (Beaker) ขนาด 50 และ 100 ml
- 2.14 หลอดทดลองขนาด 15 ml (test tube)
- 2.15 กระบอกตวง 100, 500 และ 1,000 ml
- 2.16 ปิเปตขนาด 1 และ 10 ml
- 2.17 Micropipette ขนาด 20 μ l, 1,000 μ l และ 10 ml
- 2.18 Micropipette tip ขนาด 20 μ l, 1,000 μ l และ 10 ml
- 2.19 ห่วงถ่ายเชื้อ
- 2.20 Shaking incubator (JESICO model J-MPI)
- 2.21 หม้อนึ่งอัตโนมัติ (TOMY SS-325)
- 2.22 ตู้บ่มเชื้อ Type 420 (HERAEMO)
- 2.23 เครื่องวัด pH (Metrohm)
- 2.24 เครื่องกวนสารละลาย (Heidolph MR 2002)
- 2.25 Spreader
- 2.26 Ethyl alcohol 95%

3. อุปกรณ์ที่ใช้ศึกษาการผลิตเอทานอล

- 3.1 Ebulliometer (ภาคผนวก ง)
- 3.2 Pocket refractometer (ATAGO) (ภาคผนวก ง)
- 3.3 เครื่องกลั่นชนิดหม้อต้มขนาด 2 ลิตร (ภาคผนวก ง)

4. อุปกรณ์ที่ใช้ศึกษาค่า BOD

- 4.1 ขวด BOD ขนาด 300 ml และจุกแก้ว
- 4.2 บิวเรตขนาด 50 ml
- 4.3 ปีเปตขนาด 10 ml
- 4.4 ขวดรูปชมพู่ (Erlenmeyer flask) ขนาด 250 ml
- 4.5 ปัมสุญญากาศ (suction pump)
- 4.6 สารละลายแมงกานีสซัลเฟต (MnSO_4)
- 4.7 สารละลาย alkali-iodine-azide (AIA)
- 4.8 สารละลายกรดซัลฟูริกเข้มข้น (H_2SO_4 conc.)
- 4.9 น้ำแข็ง
- 4.10 สารละลายมาตรฐานโซเดียมไธโอซัลเฟต 0.025 M ($\text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_3$)
- 4.11 ตู้เย็นที่ควบคุมอุณหภูมิ 20°C (Refrigerated Incubator)

5. อุปกรณ์ที่ใช้ในการศึกษาปริมาณ Total protein โดยวิธี Bradford Kit (BIO-RAD)

- 5.1 Bradford Reagent
- 5.2 จานหลุม 96 หลุม (96 wells plate)
- 5.3 Absorbance microplate reader
- 5.4 Micropipette ขนาด 200 μl
- 5.5 Micropipette tip ขนาด 200 μl

วิธีการวิจัย

1. การเปรียบเทียบการผลิตเอทานอลโดย *Saccharomyces cerevisiae* V1116 และ *Zymomonas* sp. TISTR 1102 ในน้ำเวย์เต้าหู้ที่ไม่เติมน้ำตาลซูโครสและเติมน้ำตาลซูโครส 24% Brix (w/v)

1.1 เก็บตัวอย่างน้ำเวย์เต้าหู้

น้ำเวย์เต้าหู้จากโรงงานคุณภาพประเสริฐอุตสาหกรรมอาหาร อ.แม่วาง จ.เชียงใหม่ ในระหว่างเดือนมิถุนายน ถึง สิงหาคม พ.ศ. 2552-2553 โดยเก็บลงในถังพลาสติกขนาด 20 ลิตรปิดฝาและเก็บไว้ในห้องเย็นอุณหภูมิ 4 °C

1.2 การเตรียมเชื้อตั้งต้นขยายขนาดปริมาณเชื้อตั้งต้น

1.2.1 การเพาะเลี้ยง *Saccharomyces cerevisiae* V1116 จากอาหารวุ้นเหียง และขยายขนาดปริมาณเชื้อตั้งต้น

นำ *S. cerevisiae* V1116 ที่บริสุทธิ์มาเลี้ยงบนอาหาร YM broth บ่มบนเครื่องเขย่าอุณหภูมิ 25°C ที่ความเร็ว 120 รอบต่อนาที เป็นเวลา 24 ชั่วโมง นำเชื้อที่เลี้ยงบนอาหาร YM Agar บ่มที่อุณหภูมิ 25°C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง เก็บเชื้อยีสต์ที่ได้ลงอาหารวุ้นเหียงและทำการ subculture ทุกๆ 2 สัปดาห์

เตรียมน้ำเวย์เต้าหู้ปริมาตร 150 ml ในขวดรูปชมพู่ขนาด 250 ml เติมน้ำตาลซูโครส 10% (w/v) ของปริมาณน้ำเวย์เต้าหู้ แล้วปรับ pH 4.5 โดยใช้ 1.0 M HCl นำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว 121°C เป็นเวลา 15 นาที ตั้งน้ำเวย์ไว้ให้เย็น เพาะเชื้อที่เจริญในขวดรูปชมพู่ขนาด 50 ml ที่มีเชื้อตั้งต้นปริมาตร 15 ml เขย่าให้เชื้อกระจายทั่ว นำไปเทียบกับ Mc Farland Standard No. 10 (ภาคผนวกตาราง 1) นำไปบ่มบน Shaking incubator ความเร็ว 120 รอบต่อนาที เป็นเวลา 24 ชั่วโมง

1.2.2. การเพาะเลี้ยง *Zymomonas* sp. TISTR 1102 จากหลอดเชื้อแห้งแข็งและขยายขนาดปริมาณเชื้อตั้งต้น (ฝ่ายวิทยาศาสตร์ชีวภาพ, 2551)

นำผ้ากอซชุบแอลกอฮอล์ 70% ให้พอหมาด เช็ดบริเวณรอบๆ ampule ที่บรรจุแบคทีเรียจากศูนย์จุลินทรีย์ สถาบันวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีแห่งประเทศไทย และใช้ตะไบสำหรับเลื่อยแก้วเลื่อยลงบริเวณกึ่งกลางลำให้เป็นรอยลึกลงไปบนเนื้อแก้ว ใช้ผ้ากอซที่มีความหนาพอประมาณชุบแอลกอฮอล์ 70% ให้พอหมาด หุ้มหลอดบรรจุแบคทีเรีย จากนั้นหักบริเวณที่ใช้ตะไบเลื่อยไว้ ซึ่งจะใช้ สองมือจับผ้ากอซที่หุ้มหลอดบรรจุแบคทีเรียไว้และใช้หัวแม่มือกดเบาๆ บริเวณรอยตะไบ ดึงปลายหลอดและลำให้ถึงลงในน้ำยาฆ่าเชื้อ ใช้ Pasture pipette ดูดอาหารเหลว *Zymomonas* medium ปริมาณ 0.3-0.4 ml ถ่ายลงในหลอดอาหารเพื่อทำเป็น cell suspension ใช้ Pasture pipette ดูด cell suspension 1 หยดลงบนจานอาหาร *Zymomonas* medium ใช้ห่วงถ่ายเชื้อ streak ให้ได้โคโลนีเดี่ยวๆ ส่วน cell suspension ที่เหลือให้ไปนำไปถ่ายลงในอาหารเหลว *Zymomonas* medium ปริมาตร 5 ml นำไปบ่มที่อุณหภูมิ 30°C เป็นเวลา 5 วัน เก็บเชื้อที่ได้เลี้ยงบนอาหารวันเลี้ยง เก็บ Stock culture ในขวดอาหารเอียงปิดฝาขวดด้วย parafilm และเก็บใน glycerol 40% โดยเก็บที่อุณหภูมิ 4°C เพื่อใช้ในการทดลองต่อไป สำหรับในขวดอาหารเอียงทำการ subculture ทุกๆ 2 สัปดาห์

เตรียมน้ำเวย์เต้าหู้ปริมาตร 150 ml ในขวดรูปชมพู่ขนาด 250 ml เติมน้ำตาลซูโครส 10% (w/v) ของปริมาตรน้ำเวย์เต้าหู้ ปรับ pH 7 โดยใช้ 1.0 M NaOH นำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว 121°C เป็นเวลา 15 นาที ตั้งน้ำเวย์ทิ้งไว้ให้เย็น จากนั้นเพาะเชื้อที่เจริญในขวดรูปชมพู่ขนาด 50 ml ที่มีเชื้อตั้งต้นปริมาตร 15 ml เขย่าให้เชื้อกระจายทั่ว นำไปเทียบกับ Mc Farland Standard No. 10 (ภาคผนวกตาราง 1) บ่มที่อุณหภูมิ 30°C เป็นเวลา 5 วัน

1.3 การเปรียบเทียบการผลิตเอทานอลโดย *Saccharomyces cerevisiae* V1116 และ *Zymomonas* sp. TISTR 1102 ในน้ำเวย์เต้าหู้ที่ไม่เติมน้ำตาลซูโครสและเติมน้ำตาลซูโครส

1.3.1 การเปรียบเทียบการผลิตเอทานอลในน้ำเวย์เต้าหู้ 100% ที่ไม่เติมน้ำตาลซูโครส

เตรียมน้ำเวย์เต้าหู้ปริมาตร 1,350 ml ใส่ในขวดแก้วสีชาขนาด 2.5 ลิตร เติมน้ำตาลซูโครส 24% Brix (w/v) ปรับ pH 4.5 ด้วย 1.0 M HCl สำหรับ *S. cerevisiae* V1116 และเตรียมน้ำเวย์เต้าหู้ปริมาตร 1,350 ml ปรับ pH 7 ด้วย 1.0 M NaOH สำหรับเชื้อ *Zymomonas* sp. TISTR 1102 นำขวดทั้ง 2 ปิดขวดด้วยจุกสำลี ฆ่าเชื้อด้วยหม้อนึ่งอัดไอ ที่ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121°C เป็นเวลา 15 นาที ทิ้งไว้ให้เย็นในอุณหภูมิห้อง จากนั้นเติมเชื้อตั้งต้นทั้งสอง 150 ml/ขวด (ใช้เชื้อเริ่มต้น 10%) ตั้งทิ้งไว้ให้เกิดการหมักที่อุณหภูมิห้อง (25±5°C) วัดเปอร์เซ็นต์แอลกอฮอล์ด้วยเครื่อง Ebulliometer (ภาพ 22 ภาคผนวก ง) วัด pH ด้วยเครื่องวัด pH และค่า total soluble solid ด้วย Pocket Refractometer (ภาคผนวก ง) ทุกๆ 5 วันเป็นเวลา 20 วัน

1.3.2 การเปรียบเทียบการผลิตเอทานอลในน้ำเวย์เต้าหู้ 100% ที่เติมน้ำตาลซูโครส 24% Brix (w/v)

เตรียมน้ำเวย์เต้าหู้ปริมาตร 1,350 ml ใส่ในขวดแก้วสีชาขนาด 2.5 ลิตร ปรับ pH 4.5 ด้วย 1.0 M HCl สำหรับ *S. cerevisiae* V1116 และเตรียมน้ำเวย์เต้าหู้ปริมาตร 1,350 ml ปรับ pH 7 ด้วย 1.0 M NaOH สำหรับเชื้อ *Zymomonas* sp. TISTR 1102 ปิดขวดทั้ง 2 ด้วยจุกสำลี ฆ่าเชื้อด้วยหม้อนึ่งอัดไอที่ความดัน 10 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 110°C เป็นเวลา 10 นาที ทิ้งไว้ให้เย็นในอุณหภูมิห้อง (25±5°C) จากนั้นเติมเชื้อตั้งต้นทั้งสอง 150 ml/ขวด (ใช้เชื้อเริ่มต้น 10%) ตั้งทิ้งไว้ให้เกิดการหมักที่อุณหภูมิห้อง (25±5°C) วัดเปอร์เซ็นต์แอลกอฮอล์ด้วยเครื่อง Ebulliometer วัด pH ด้วยเครื่องวัด pH และค่า total soluble solid ด้วย Pocket Refractometer ทุกๆ 5 วันเป็นเวลา 20 วัน

2. การหาสถานะที่เหมาะสมในการผลิตเอทานอลจาก *S. cerevisiae* V1116

2.1 การศึกษาความเข้มข้นของน้ำเวย์เต้าหู้

เตรียมน้ำเวย์เต้าหู้ความเข้มข้น 0%, 25%, 50%, 75% และ 100% (v/v) ในขวดขนาด 2.5 ลิตร ปรับปริมาตรเป็น 1,350 ml ปรับ pH 4.5 ด้วย 1.0 M NaOH โดยแต่ละความเข้มข้นของน้ำเวย์เต้าหู้ทำ 8 ขวดการทดลอง เพื่อนำไปเติมความเข้มข้นของน้ำตาลแต่ละชนิดต่อไป

2.2 การศึกษานิดและความเข้มข้นของน้ำตาลทรายและกากน้ำตาล

นำน้ำเวย์เต้าหู้ในแต่ละความเข้มข้นแบ่งออกเป็น 2 ส่วน ในขวดขนาด 2.5 ลิตร โดยส่วนแรกจำนวน 4 ขวดการทดลองเติมน้ำตาลทรายที่ความเข้มข้น 15, 18, 21 และ 24% (w/v) ส่วนที่สองจำนวน 4 ขวดการทดลองเติมกากน้ำตาลที่ความเข้มข้น 15, 18, 21 และ 24% (w/v) ปิดปากขวดด้วยจุกสำลี และไปทำการฆ่าเชื้อด้วยหม้อนึ่งอัดไอที่ความดัน 10 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว 110°C เป็นเวลา 10 นาที ตั้งทิ้งไว้ให้เย็นที่อุณหภูมิห้องเดิมเชื้อที่คัดเลือกไว้ปริมาตร 150 ml ลงในขวดแต่ละการทดลอง ตั้งทิ้งไว้ให้เกิดการหมักที่อุณหภูมิห้อง วัดเปอร์เซ็นต์แอลกอฮอล์ด้วยเครื่อง Ebulliometer วัด pH ด้วยเครื่องวัด pH ค่าการละลายได้ของของแข็งด้วย Pocket refractometer ค่า BOD โดยวิธีการ Azide modification และค่า total protein ด้วย Bradford Kit (ภาคผนวก ง)

2.3 การกลั่นเอทานอลจากน้ำหมัก ด้วยเครื่องกลั่นขนาด 2 ลิตร

นำน้ำหมักที่ได้จากการศึกษาสถานะที่เหมาะสมในการผลิตเอทานอลจาก *S. cerevisiae* V1116 และได้ปริมาณเอทานอลสูงสุดนำไปกลั่น โดยนำน้ำหมักที่ได้เทลงขวดแก้วกลม ต่อด้วยควบแน่นเข้ากับขวดแก้วกลม นำขวดแก้วตั้งบนเครื่องต้ม สังเกตและควบคุมอุณหภูมิการต้มที่ 78-85 °C เก็บตัวอย่างน้ำที่ได้จากการควบแน่นปริมาตร 300 ml วัดเปอร์เซ็นต์แอลกอฮอล์ที่ได้ด้วย Ebulliometer

2.4 การศึกษาการเจริญของ *S. cerevisiae* V1116 ในสภาวะที่เหมาะสมของการผลิตเอทานอล

เตรียมน้ำเวย์เต้าหู้ปริมาตร 1,350 ml ใส่ในขวดแก้วสี่ขาขนาด 2.5 ลิตร เติมน้ำตาลซูโครสที่ 24% Brix (w/v) ปรับ pH 4.5 ด้วย 1.0 M HCl ปิดขวดด้วยจุกสำลี ฆ่าเชื้อด้วยหม้อนึ่งอัดไอที่ความดัน 10 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 110°C เป็นเวลา 10 นาที ทิ้งไว้ให้เย็นในอุณหภูมิห้อง เติมน้ำตั้งต้น 150 ml/ขวด ตั้งทิ้งไว้ให้เกิดการหมักที่อุณหภูมิห้อง วัด viable count ของ *S. cerevisiae* V1116 ทุกๆ 2 วัน เป็นเวลา 20 วัน ด้วยวิธี spread plate บนจานอาหาร YM agar (ภาคผนวก ก) ที่ความเจือจาง 10^{-5} และ 10^{-6} บ่มที่อุณหภูมิ 25°C เป็นเวลา 2 วัน

3. การทดสอบวิธีการฆ่าเชื้อจุลินทรีย์ในน้ำเวย์เต้าหู้

3.1. การฆ่าเชื้อจุลินทรีย์ในน้ำเวย์เต้าหู้ด้วยหม้อนึ่งอัดไอ

นำน้ำเวย์เต้าหู้ความเข้มข้น 100% ปริมาตร 500 ml ใส่ในขวดชมพูขนาด 1,000 ml ปิดด้วยจุกสำลี ฆ่าเชื้อด้วยหม้อนึ่งอัดไอที่ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121°C เป็นเวลา 15 นาที ตั้งทิ้งไว้ให้เย็นที่อุณหภูมิห้อง นำตัวอย่างน้ำเวย์เต้าหู้ที่ฆ่าเชื้อด้วยวิธีหม้อนึ่งอัดไอหาจุลินทรีย์ที่เหลือด้วยวิธี spread plate บนอาหาร NA (ภาคผนวก ก) และ YM

3.2. การฆ่าเชื้อจุลินทรีย์ในน้ำเวย์เต้าหู้ด้วย Potassium metabisulfite (KMS)

นำน้ำเวย์เต้าหู้ความเข้มข้น 100% ปริมาตร 500 ml ใส่ในขวดชมพูขนาด 1,000 ml ปิดด้วยจุกสำลี เติมน้ำ KMS จำนวน 0.2 g (400 ppm) ปิดปากขวดด้วยจุกสำลี ตั้งทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 24 ชั่วโมง นำตัวอย่างน้ำเวย์เต้าหู้ที่ฆ่าเชื้อจุลินทรีย์ด้วย KMS หาจุลินทรีย์ที่เหลือด้วยวิธี Spread plate บนอาหาร NA และ YM

3.3. การฆ่าเชื้อจุลินทรีย์ในน้ำเวย์เต้าหู้ด้วยวิธีการต้ม

นำน้ำเวย์เต้าหู้ความเข้มข้น 100% ปริมาตร 500 ml นำไปต้มให้เดือดเป็นเวลา 10 นาที แล้วบรรจุลงขวดรูปชมพู่ขนาด 1,000 ml ที่ผ่านการลวก ปิดปากขวดด้วยจุกสำลี ตั้งทิ้งไว้ให้เย็น นำตัวอย่างน้ำเวย์เต้าหู้ที่ฆ่าเชื้อจุลินทรีย์ด้วยวิธีการต้ม หาจุลินทรีย์ที่เหลือด้วยวิธี Spread plate บนอาหาร NA และ YM

4. การขยายขนาดการหมักในถังเพาะเลี้ยงจุลินทรีย์ขนาด 200 ลิตร

เตรียมน้ำเวย์เต้าหู้ปริมาตร 250 ml ในขวดรูปชมพู่ขนาด 500 ml เติมน้ำตาลซูโครส 10% (w/v) ของปริมาณน้ำเวย์เต้าหู้ แล้วปรับ pH 4.5 โดยใช้ 1.0 M HCl ฆ่าเชื้อด้วยหม้อนึ่งอัดไอที่ความดัน 10 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว 110°C เป็นเวลา 10 นาที ตั้งน้ำเวย์เต้าหู้ทิ้งไว้ให้เย็น เพาะเชื้อที่เจริญในขวดรูปชมพู่ขนาด 50 ml ที่มีเชื้อตั้งต้นปริมาตร 25 ml นำไปปั่นบน Shaking incubator ความเร็ว 120 รอบต่อนาที เป็นเวลา 24 ชั่วโมง เตรียมเชื้อตั้งต้นปริมาตรรวม 10 ลิตร (10% inoculums)

เตรียมน้ำเวย์เต้าหู้ 100% ปริมาตร 100 ลิตร ต้มกับน้ำตาลทราย 24 กิโลกรัม เป็นเวลา 15 นาที จนน้ำตาลทรายละลายใส่ลงในถังเพาะเลี้ยงจุลินทรีย์ (ภาพ 8) ปรับ pH 4.5 ด้วย 1.0 M NaOH และ 1.0 M HCl เติม KMS น้ำหนัก 40 g (ที่ระดับความเข้มข้น 400 ppm) เปิดเครื่องเพื่อกวนให้เข้ากันเป็นเวลา 30 นาที แล้วปิดเครื่อง เปิดฝาเครื่องทิ้งไว้ 12 ชั่วโมง เติมเชื้อตั้งต้นปริมาตร 10 ลิตร หมักเป็นเวลา 20 วัน วัดเปอร์เซ็นต์แอลกอฮอล์ที่ได้ด้วยเครื่อง Ebulliometer



ภาพ 8 ถังหมัก ขนาด 200 ลิตร