

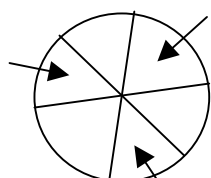
ภาคผนวก ก การวิเคราะห์ห้องค์ประกอบทางกายภาพ เคมี จุลินทรีย์ และอัตราการหายใจ

1. การวิเคราะห์ทางกายภาพ

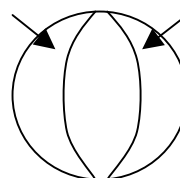
1.1 การวัดค่าสี โดยเครื่องวัดสี Hunterlab รุ่น Colorflex

วิธีการ

วัดค่าสีของเนื้อมังคุดคัต โดยวัดบริเวณผิวด้านนอกที่ตำแหน่งมุมบนของเนื้อมังคุดคัต (แสดงดังภาพด้านล่าง) วัดจำนวน 3 จุดต่อมังคุดคัต 1 ผลแบบกลีบเว้นกลีบ โดยทำการทดลอง 6 ซ้ำ (ผล) ภายใต้สภาวะที่มีเส้นผ่านศูนย์กลางของ Port Size เท่ากับ 0.50 นิ้ว ค่าองศาการมอง (Observer) เท่ากับ 10° ค่าแหล่งกำเนิดแสง (Illuminant) เท่ากับ D 65 และค่าแหล่งแสงอ้างอิง (MI Illuminant) เท่ากับ D 65



(ภาพมองจากด้านบน)



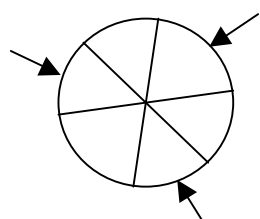
(ภาพมองจากด้านข้าง)

1.2 การวัดค่าความแน่นเนื้อ โดยเครื่องวัดเนื้อสัมผัส (Texture Analyser) ยี่ห้อ Stable

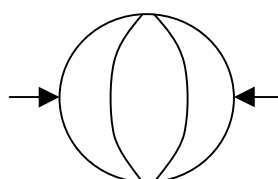
Micro Systems รุ่น TA-xt2i

วิธีการ

วัดความแน่นเนื้อของเนื้อมังคุดคัต โดยวัดบริเวณผิวด้านข้างตำแหน่งตรงกลางของเนื้อมังคุดคัต (แสดงดังภาพด้านล่าง) วัดจำนวน 3 จุดต่อมังคุดคัต 1 ผลแบบกลีบเว้นกลีบ โดยทำการทดลอง 6 ซ้ำ (ผล) ใช้หัววัด Cylinder Probe (รหัส P/2) ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางเท่ากับ 2 มม. ทำการวัดค่าความต้านทานแรงกด (Compression Force) ภายใต้สภาวะที่มีการกำหนดค่าต่าง ๆ ดังนี้ ความเร็วของหัววัดก่อนทดสอบตัวอย่าง (Pre-test Speed) เท่ากับ 5.00 มม./วินาที ความเร็วของหัววัดในการวัดตัวอย่าง (Test Speed) เท่ากับ 5.00 มม./วินาที ความเร็วของหัววัดหลังทดสอบตัวอย่าง (Post-test Speed) เท่ากับ 10.00 มม./วินาที และระยะทางที่หัววัดเจาะลงในตัวอย่าง (Distance) เท่ากับ 4.00 มม.



(ภาพมองจากด้านบน)



(ภาพมองจากด้านข้าง)

2. การวิเคราะห์ทางเคมี

2.1 การเตรียมตัวอย่างน้ำมั่งคุดคัต

วิธีการ

นำตัวอย่างผลมั่งคุดคัตมาหั่นแยกเมล็ดออกและเอาเฉพาะเนื้อมั่งคุดคัตมาสับให้เป็นชิ้นเล็ก ๆ ก่อนนำไปปั่นด้วยเครื่องปั่น (blender) นาน 5 นาที หลังจากนั้นนำเนื้อมั่งคุดคัตที่ปั่นละเอียดมาคั้นน้ำและกรองผ่านผ้าขาวบาง เพื่อกรองเอาเนื้อมั่งคุดคัตและเส้นใยออก

2.2 การวัดความเป็นกรดต่างโดยพีเอชมิเตอร์

วิธีการ

นำตัวอย่างเนื้อมั่งคุดคัตมาหั่นให้เป็นชิ้นเล็ก ๆ และนำมาผสมน้ำกลั่นในอัตราส่วน 1:2 (w/v) ปั่นด้วยเครื่องโฮโมจิไนเซอร์นาน 2 นาที กรองผ่านผ้าขาวบางแล้วนำมาวัดด้วยพีเอชมิเตอร์ที่ผ่านการปรับด้วยสารละลายบัฟเฟอร์มาตรฐานพีเอช 4.0 และ 7.0

2.3 การวัดปริมาณของแข็งที่ละลายได้ทั้งหมดด้วยเครื่อง Hand Refractometer

วิธีการ

นำตัวอย่างน้ำมั่งคุดคัตจากข้อ 2.1 มาวัดด้วยเครื่อง Hand Refractometer แล้วอ่านปริมาณของแข็งที่ละลายได้ทั้งหมดในหน่วย °บริกซ์

2.4 การวิเคราะห์ปริมาณกรดทั้งหมดในรูปกรดซิตริก (A.O.A.C., 2000) (37.1.37)

วิธีการ

นำตัวอย่างน้ำมั่งคุดคัตจากข้อ 2.1 มาชั่งให้ได้น้ำหนักที่แน่นอน (ประมาณ 5 กรัม) ใส่ในขวดรูปชมพู่ขนาด 50 มล. เติมน้ำกลั่น 25 มล. และเติมฟีนอล์ฟทาลีน 1-2 หยด เขย่าให้เข้ากันนำไปไตเตรทกับสารละลายมาตรฐานโซเดียมไฮดรอกไซด์ 0.1 นอร์มอล

การคำนวณ

$$\text{ปริมาณกรดทั้งหมดในรูปกรดซิตริก (ร้อยละ)} = \frac{\text{ไตเตอร์ (มล.)} \times N \times n \times 100}{\text{น้ำหนักตัวอย่างเริ่มต้น (กรัม)}}$$

เมื่อ N = ความเข้มข้นของโซเดียมไฮดรอกไซด์ (นอร์มอล)

n = มิลลิอิควิวเลนต์ของกรดซิตริก = 0.07

2.5 การวิเคราะห์ปริมาณกรดแอสคอร์บิก โดยวิธี 2,6-Dichlorophenol Indolphenol Visual Titration Method (A.O.A.C., 2000) (45.1.14)

หลักการ กรดแอสคอร์บิกจะรีดิวซ์ indicator dye (2,6-Dichlorophenol) ให้เป็นสารที่ไม่มีสีที่จุดยุติ 2,6-Dichlorophenol ที่เหลือจะปรากฏเป็นสีชมพูในสารละลายกรดแอสคอร์บิก โดยรักษาความเป็นกรดของปฏิกิริยา และหลีกเลี่ยงการเกิด autooxidation ของกรดแอสคอร์บิกที่พีเอชสูง ๆ

สารเคมีและการเตรียม

1. สารละลายกรดเมตาฟอสฟอริก
ละลาย HPO_3 15 กรัม ในกรดอะซิติกปริมาตร 40 มล. ปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นเป็น 500 มล. กรองผ่านกระดาษกรอง
2. สารละลายกรดแอสคอร์บิกมาตรฐานความเข้มข้น 0.1 มก./มล.
ชั่งกรดแอสคอร์บิกให้ได้น้ำหนักแน่นอน 50 มก. ปรับปริมาตรด้วยสารละลายกรดเมตาฟอสฟอริกเป็น 50 มล. เตรียมทันทีก่อนใช้
3. สารละลายอินโดฟีโนลมาตรฐาน
ละลาย 2,6-Dichlorophenol (เกลือ โซเดียม) ในน้ำกลั่น 150 มล. ที่มีโซเดียมไบคาร์บอเนต 42 มก. หลังจากละลายแล้วปรับปริมาตรเป็น 200 มล. ด้วยน้ำกลั่นแล้วกรองผ่านกระดาษกรอง เก็บในตู้เย็นไม่ให้ถูกแสง ปรับมาตรฐานใหม่ทุกครั้งที่ใช้

วิธีการ

1. ปรับมาตรฐานสี
 - ปิเปตสารละลายกรดแอสคอร์บิกมาตรฐาน 5 มล. ในฟลasks ขนาด 50 มล.
 - เติมสารละลายกรดเมตาฟอสฟอริก 5 มล.
 - ไตเตรทอย่างรวดเร็วด้วยสารละลายอินโดฟีโนลจนได้สีชมพูอ่อนคงตัวอยู่มากกว่า 5 วินาที
 - บันทึกปริมาตรสารละลายอินโดฟีโนลที่ใช้
 - คำนวณหา dye factor (F) คือ มก.กรดแอสคอร์บิกที่ทำปฏิกิริยาพอดีกับสารละลายอินโดฟีโนล 1 มล.
2. การเตรียมตัวอย่างมั่งคุดคัค
 - ชั่งเนื้อมั่งคุดคัคมา 20 กรัม ใส่ในบีกเกอร์ขนาด 100 มล.
 - เติม 3% กรดเมตาฟอสฟอริก 50 มล.

- ปั่นในโฮโมจีไนเซอร์ ความเร็ว 3,000 rpm นาน 1-2 นาที
 - ปรับปริมาตรด้วย 3% กรดเมตาฟอสฟอริกเป็น 100 มล.
 - กรองด้วยกระดาษกรองเบอร์ 4
3. การวิเคราะห์ปริมาณกรดแอสคอร์บิก
- ปิเปตตัวอย่างน้ำมั่งคุดคักที่กรองแล้วมา 5 มล. ใส่ในขวดรูปชมพู่ขนาด 50 มล.
 - เติม 3% กรดเมตาฟอสฟอริก 5 มล.
 - ไตเตรตด้วยสารละลายอินโดฟีนอลจนได้สีชมพูนาน 15 วินาที (ปริมาตรที่ใช้ไม่ควรเกิน 3-5 มล.)
 - ไตเตรตแบลงค์โดยใช้ 3% กรดเมตาฟอสฟอริกแทนตัวอย่าง

การคำนวณ

$$\text{ปริมาณกรดแอสคอร์บิก (มก./100 กรัมเนื้อมั่งคุดคัก)} = \frac{\text{ไตเตอร์ (มล.)} \times \text{dye factor} \times \text{มล.ที่ปรับ} \times 100}{\text{มล.ตัวอย่างที่ใช้} \times \text{น้ำหนักตัวอย่างเริ่มต้น (กรัม)}}$$

2.6 การวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์และน้ำตาลทั้งหมดโดย Lane and Eynon

Volumetric Method (A.O.A.C., 2000) (37.1.52) (44.1.16)

สารเคมีและการเตรียม

1. สารละลายเฟ-ลิง A
ซึ่งคอปเปอร์ซัลเฟตเพนตาไฮเดรต ($\text{CuSO}_4 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$) 69.28 กรัม ละลายในน้ำกลั่นและปรับปริมาตรให้เป็น 1 ล. กรองผ่านกระดาษกรองเบอร์ 4
2. สารละลายเฟ-ลิง B
ซึ่งโปตัสเซียมโซเดียมทาทเรตเตตราไฮเดรต ($\text{KNaC}_4\text{H}_4\text{O}_6 \cdot 4\text{H}_2\text{O}$) 346 กรัม ละลายในน้ำกลั่น เติมโซเดียมไฮดรอกไซด์ 100 กรัม ปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นเป็น 1 ล.
3. เมธิลีนบลูเข้มข้น ร้อยละ 1
ละลายเมธิลีนบลู 1 กรัม ในน้ำกลั่น และปรับปริมาตรเป็น 100 มล.
4. นิวทรัลเลดอะซิเตทเข้มข้น ร้อยละ 45
ละลายนิวทรัลเลดอะซิเตท 900 กรัม ในน้ำกลั่น และปรับปริมาตรเป็น 2 ล.
5. โปตัสเซียมออกซาลาเททเข้มข้น ร้อยละ 22
ละลายโปตัสเซียมออกซาลาเทท 220 กรัม ในน้ำกลั่น และปรับปริมาตรเป็น 1 ล.
6. สารละลายน้ำตาลอินเวอร์ท (กลูโคส) มาตรฐานเข้มข้น 2.5 มก./มล.

ชั่งกลูโคสบริสุทธิ์ให้ได้น้ำหนักแน่นอน 250 มก. ละลายในน้ำกลั่น และ
ปรับปริมาตรเป็น 100 มล.

วิธีการ

1. การหาค่ามาตรฐานสารละลายเฟ-ลิง

1.1 Preliminary method

- ปิเปตสารละลายเฟ-ลิง A และ B มาอย่างละ 5 มล. ใส่ในขวดรูปชมพู่
ขนาด 250 มล.
- ใส่สารละลายกลูโคสจากบิวเรตต์ 15 มล. เขย่าให้เข้ากันและต้มให้
เดือดโดยเร็วานาน 15 วินาที
- เติมเมธิลีนบลู 1-2 หยด (ถ้าไม่เกิดสีน้ำเงินแสดงว่า กลูโคสมากเกินไป)
ไตเตรทจนสีน้ำเงินหายไป ขณะที่ไตเตรทภายในขวดรูปชมพู่ต้องเดือด
และเขย่าให้เข้ากันตลอดเวลา
- อ่านปริมาตรของสารละลายกลูโคสที่ใช้

1.2 Accurate method

- ปิเปตสารละลายเฟ-ลิง A และ B มาอย่างละ 5 มล. ใส่ในขวดรูปชมพู่
ขนาด 250 มล.
- ใส่สารละลายกลูโคสจากบิวเรตต์ ลงในขวดรูปชมพู่ให้ปริมาตรน้อย
กว่าจุดยุติประมาณ 1 มล. (จากข้อ 1.1)
- เขย่า และต้มให้เดือดโดยเร็วและสม่ำเสมอ 2 นาที
- เติมเมธิลีนบลู 1-2 หยด
- ไตเตรทโดยปล่อยครั้งละ 2-3 หยด ให้ถึงจุดยุติภายในเวลา 1 นาที (ขณะ
ไตเตรทสารละลายในขวดรูปชมพู่ต้องเดือดตลอดเวลา และเขย่าให้เข้า
กันเสมอ)
- อ่านปริมาตรของสารละลายกลูโคสที่ใช้
- คำนวณค่า factor ของสารละลายเฟ-ลิง จากสูตร
Factor = ไตเตอร์ (มล.) x กลูโคส (กรัม/มล.)

2. การหาปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์และน้ำตาลทั้งหมด

การหาปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์

- นำตัวอย่างน้ำมั่งคุดกั๊ดจากข้อ 2.1 มาชั่งให้ได้น้ำหนักแน่นอน

- (ประมาณ 20 กรัม) ใส่ในขวดปรับปริมาตรขนาด 250 มล. เติมน้ำกลั่นเล็กน้อย ต้มใน water bath อุณหภูมิ 70°ซ นาน 1 ชม.
- เติมนิวทริลเลดอะซิเตทเข้มข้น ร้อยละ 45 ลงไป 2 มล. เขย่าและทิ้งไว้ 10 นาที
 - เติมโปตัสเซียมออกซาลเลทเข้มข้น ร้อยละ 22 ลงไป 0.90 มล.
 - ปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นเป็น 250 มล.
 - กรองผ่านกระดาษกรองเบอร์ 4 (แบ่งตัวอย่างที่กรองได้ส่วนหนึ่งไว้สำหรับวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลทั้งหมด)
 - นำไปไตเตรทตามวิธีในข้อ 1
 - อ่านปริมาตรของสารละลายตัวอย่างที่ใช้

การหาปริมาณน้ำตาลทั้งหมด

- ชั่งตัวอย่างที่ผ่านการกรองจากกระดาษกรองเบอร์ 4 ที่แบ่งจากการหาปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ มา 25 กรัม ใส่ในขวดปรับปริมาตรขนาด 100 มล.
- เติม HCl ลงไป 5 มล.
- นำไปอุ่นใน water bath อุณหภูมิ 70°ซ นาน 15 นาที
- ปล่อยให้เย็น และทำให้เป็นกลางด้วย NaOH 1 นอร์มอล
- นำไปไตเตรทตามวิธีในข้อ 1
- อ่านปริมาตรของสารละลายตัวอย่างที่ใช้

การคำนวณ

$$\text{ปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์, น้ำตาลทั้งหมด (ร้อยละ)} = \frac{\text{Factor} \times \text{ปริมาตรเจือจาง} \times 100}{\text{ไตเตอร์ (มล.)} \times \text{น้ำหนักตัวอย่าง(กรัม)}}$$

3. การวิเคราะห์ทางจุลินทรีย์

3.1 การวิเคราะห์ปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมด (Total Viable Count) โดยวิธี pour plate

(BAM, 2001)

อาหารเลี้ยงเชื้อ

1. Plate Count Agar (PCA)
2. สารละลายเปปโตนร้อยละ 0.1

วิธีการ

- ชั่งตัวอย่างเนื้อมั่งคุดคัด 10 กรัม เติมสารละลายเปปโตนร้อยละ 0.1 90

มล. นำไปตีปั่นด้วยเครื่อง stomacher เป็นเวลา 1 นาที

- เจือจางจนได้ระดับความเข้มข้นที่เหมาะสม 3 ระดับ
- ปิเปตตัวอย่างที่เจือจางมา 1 มล. ใส่ลงในจานเพาะเชื้อที่ฆ่าเชื้อแล้ว
- เททับด้วยอาหาร PCA ประมาณ 15 มล.
- หมุนจานเพาะเชื้อเบา ๆ แล้วตั้งทิ้งไว้อุ่นแข็งตัวประมาณ 15 นาที
- บ่มเพาะเชื้อที่ 35°C เป็นเวลา 48 ชม.
- ตรวจสอบจำนวนโคโลนีจากจานเพาะเชื้อที่มีจำนวนประมาณ 20-200 โคโลนี รายงานผลเป็น log cfu / g

ตัวอย่างการคำนวณ

เช่น นับจำนวนโคโลนีของจุลินทรีย์ทั้งหมดเฉลี่ยได้ 80 โคโลนีที่ความเข้มข้น 10^{-2} แสดงผลเป็น cfu/g เท่ากับ 8×10^3 cfu/g หลังจากนั้นนำมาแสดงผลเป็น log cfu/g ทำได้โดย

$$\begin{aligned}
 \text{ปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมด} &= 8 \times 10^3 && \text{cfu/g} \\
 &= \log 8 + \log 10^3 && \text{log cfu/g} \\
 &= 0.90 + 3 && \text{log cfu/g} \\
 &= 3.90 && \text{log cfu/g}
 \end{aligned}$$

3.2 การวิเคราะห์ปริมาณยีสต์และรา โดยวิธี spread plate (BAM, 2001)

อาหารเลี้ยงเชื้อ

1. Potato Dextrose Agar (PDA) ที่ผ่านการปรับค่าความเป็นกรดต่างเท่ากับ 3.5 ด้วยกรดทาร์ทาริกร้อยละ 10
2. สารละลายเปปโตนร้อยละ 0.1

วิธีการ

- ชั่งตัวอย่างเนื้อมั่งคุดคุด 10 กรัม เติมสารละลายเปปโตนร้อยละ 0.1 90 มล. นำไปตีปั่นด้วยเครื่อง stomacher เป็นเวลา 1 นาที
- เจือจางจนได้ระดับความเข้มข้นที่เหมาะสม 3 ระดับ
- ปิเปตตัวอย่างที่เจือจางมา 0.1 มล. ลงในจานเพาะเชื้อ ใช้แท่งแก้วที่ผ่านการฆ่าเชื้อเกลี่ยจนผิวหน้าอาหารเลี้ยงเชื้อแห้ง
- บ่มที่อุณหภูมิ 25°C เป็นเวลา 72 ชม. นับโคโลนีเชื้อรา และ 120 ชม. นับโคโลนียีสต์ (ยืนยันรูปร่างยีสต์และราด้วยการส่องกล้องจุลทรรศน์)
- ตรวจสอบโคโลนีจากจานเพาะเชื้อ และรายงานผลเป็น log cfu / g

ตัวอย่างการคำนวณ

เช่น นับจำนวนโคโลนีของยีสต์/ราเฉลี่ยได้ 1.50 โคโลนีที่ความเข้มข้น 10^{-1} แสดงผลเป็น cfu/g เท่ากับ 1.50×10 cfu/g หลังจากนั้นนำมาแสดงผลเป็น log cfu/g ทำได้โดย

$$\begin{aligned}
 \text{ปริมาณยีสต์/รา} &= 1.50 \times 10 && \text{cfu/g} \\
 &= \log 1.50 + \log 10 && \text{log cfu/g} \\
 &= 0.18 + 1 && \text{log cfu/g} \\
 &= 1.18 && \text{log cfu/g}
 \end{aligned}$$

3.3 การวิเคราะห์หาปริมาณ *Escherichia coli* (BAM, 2001)

อาหารเลี้ยงเชื้อ

1. Lauryl Sulphate Tryptone Broth (LST)
2. EC Medium
3. Levine's Eosin Methylene Blue Agar (EMB)
4. Lactose Broth

วิธีการ

1. Presumptive test
 - ใช้ตัวอย่างเนื้อมังคุดคัต 10 กรัม เติมสารละลายเปปโตนร้อยละ 0.1 90 มล. นำไปตีปั่นด้วยเครื่อง stomacher เป็นเวลา 1 นาที
 - เจือจางจนได้ระดับความเข้มข้น 10^{-1} 10^{-2} 10^{-3} ด้วยสารละลายเปปโตนร้อยละ 0.1
 - ปิเปตดูตัวอย่าง 1 มล. ใส่ลงในหลอดทดสอบที่มี LST พร้อม Durham tube ตัวอย่างละ 3 ระดับความเจือจาง ความเจือจางละ 3 ซ้ำ บ่มที่อุณหภูมิ 35°C เป็นเวลา 48 ชม. ตรวจสอบผลหลอดทดสอบที่เกิดแก๊ส
2. Confirmed test
 - นำหลอดที่เกิดแก๊สจากข้อ 1 มาทดสอบโดยเขี่ยเชื้อใส่ในอาหาร EC หลอดต่อหลอด บ่มที่อุณหภูมิ 44.5°C 48 ชม. ใน water bath ตรวจสอบผลหลอดทดสอบที่เกิดแก๊ส
3. Complete test
 - นำหลอดที่เกิดแก๊สจากข้อ 2 มาทดสอบ โดยเขี่ยเชื้อมา streak ลงบนจานอาหาร EMB บ่มที่อุณหภูมิ 35°C เป็นเวลา 24 ชม. ตรวจสอบผลโคโลนีที่มีสี

เจียวเหลืองบ่มที่มีสีเข้มตรงกลาง ใส่ในหลอดทดสอบที่มี Lactose Broth ที่มี Durham tube บ่มที่อุณหภูมิ 35°ซ เป็นเวลา 24-48 ชม. ตรวจสอบหลอดที่เกิดแก๊ส แล้วนำไปทดสอบคุณสมบัติทางชีวเคมีเพื่อตรวจหา *E. coli* และนำไปเทียบจากตาราง MPN แบบ 3 x 3 รายงานผลเป็น MPN/กรัม

3.4 การวิเคราะห์หาปริมาณ *Salmonella* sp. (BAM, 2001)

อาหารเลี้ยงเชื้อ

1. Lactose broth 0.5 %
2. Tetrathionate (TT) Broth
3. Rappaport-Vassiliadis (RV) Medium
4. Bismuth Sulfite Agar (BS)
5. Hektoen Enteric (HE) Agar (SS) Agar
6. Xylose Lysine Desoxycholate Agar (XLD)
7. Triple Sugar Iron Agar (TSI)
8. Lysine Iron Agar (LIA)

วิธีการ

- ชั่งตัวอย่างเนื้อมั่งคุดคั้ด 25 กรัม ใส่ในขวดฝาเกลียวที่บรรจุ Lactose broth 0.5 % ปริมาตร 225 มล. วางทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้อง 60 ± 5 นาที หลังจากนั้นคลายฝาเกลียว 1/4 รอบ บ่มที่อุณหภูมิ 35°ซ เป็นเวลา 24 ชม.
- ปิ่เปิดตัวอย่างจากขวดฝาเกลียวมา 0.1 มล. ใส่ในหลอดซึ่งบรรจุ RV medium และอีก 1 มล. ใส่ในหลอดซึ่งบรรจุ TT broth ผสมให้เข้ากัน RV Medium บ่มที่ 42 ± 0.2 °ซ และ TT broth บ่มที่ 43 ± 2 °ซ เป็นเวลา 24 ชม.
- เมื่อครบ 24 ชม. ถ่ายแยกเชื้อลงในอาหาร HE, BS และ XLD agar โดยการ streak บ่มที่อุณหภูมิ 35°ซ เป็นเวลา 24 ชม.
- ตรวจสอบโคโลนีของเชื้อ *Salmonella* sp. บนอาหารแต่ละชนิด ซึ่งสามารถเลือกลักษณะโคโลนีดังนี้
 - บน HE agar โคโลนีมีสีน้ำตาลบางโคโลนีตรงกลางอาจมีสีดำ
 - บน BS agar โคโลนีมีสีน้ำตาลหรือดำ
 - บน XLD agar โคโลนีมีสีชมพูตรงกลางอาจมีสีดำ

- เลือกโคโลนีที่มีลักษณะดังกล่าวถ่ายลงใน TSI และ LIA และบ่มเพาะเชื้อที่อุณหภูมิ 35°C เป็นเวลา 24 ชม.
- ตรวจสอบผล *Salmonella* sp. ใน TSI จะให้ผลเป็น K/A + H₂S และใน LIA จะเปลี่ยนสีของอาหารเป็นสีม่วง และจะผลิต H₂S ใน LIA เป็นส่วนใหญ่
- หากพบ *Salmonella* sp. รายงานผลเป็น positive ถ้าไม่พบ *Salmonella* sp. รายงานผลเป็น negative

3.5 การวิเคราะห์หาปริมาณแบคทีเรียแลคติก โดยวิธี pour plate (ดัดแปลงจาก O'Connor-Shaw *et al.*, 1994)

อาหารเลี้ยงเชื้อ

1. De, Man Rogosa and Sharpe Agar (MRS) ซึ่งมี Bromocresol purple ร้อยละ 0.004
2. สารละลายเปปโตนร้อยละ 0.1

วิธีการ

- ชั่งตัวอย่างเนื้อมังกุดคัต 10 กรัม เติมสารละลายเปปโตนร้อยละ 0.1 90 มล. นำไปตีปั่นด้วยเครื่อง stomacher เป็นเวลา 1 นาที
- เจือจางจนได้ระดับความเข้มข้นที่เหมาะสม 3 ระดับ
- ปิเปตตัวอย่างที่เจือจางเหมาะสมมา 1 มล. ใส่ลงในจานเพาะเชื้อที่ฆ่าเชื้อแล้ว
- เททับด้วยอาหาร MRS ประมาณ 15 มล.
- หมุนจานเพาะเชื้อเบา ๆ แล้วตั้งทิ้งไว้ให้วุ้นแข็งตัวประมาณ 15 นาที
- บ่มเพาะเชื้อที่ 35°C เป็นเวลา 48 ชม.
- ตรวจสอบจำนวนโคโลนีที่รอบ ๆ โคโลนีเป็นสีเหลืองจากงานเพาะเชื้อที่มีจำนวนประมาณ 20-200 โคโลนี และทำการทดสอบคะตะเลส โดยการหยด H₂O₂ ร้อยละ 3 ลงบนสไลด์ที่สะอาด เขี่ยโคโลนีแบคทีเรียแลคติกลงไปจุ่มใน H₂O₂ หากไม่มีฟองแก๊สเกิดขึ้นแสดงผลเป็น catalase negative ซึ่งเป็นคุณสมบัติของแบคทีเรียแลคติก รายงานผลเป็น log cfu / g

ตัวอย่างการคำนวณ

เช่น นับจำนวนโคโลนีของแบคทีเรียแลคติกเฉลี่ยได้ 125 โคโลนีที่ความเข้มข้น 10⁻¹ แสดงผลเป็น cfu/g เท่ากับ 1.25 x 10³ cfu/g หลังจากนั้นนำมาแสดงผลเป็น log cfu/g ทำได้โดย

$$\text{ปริมาณแบคทีเรียแลคติก} = 1.25 \times 10^3 \text{ cfu/g}$$

$$\begin{aligned}
 &= \log 1.25 + \log 10^3 && \log \text{ cfu/g} \\
 &= 0.10 + 3 && \log \text{ cfu/g} \\
 &= 3.10 && \log \text{ cfu/g}
 \end{aligned}$$

4. การวัดอัตราการหายใจ (Claypool *et al.*, 1942)

การวัดอัตราการหายใจของมัยคอคคัสในการทดลองนี้ ใช้ปริมาณแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์ที่เกิดขึ้นเป็นดัชนีแสดงการหายใจ ซึ่งวัดโดยเครื่อง GC ยี่ห้อ Shimadzu รุ่น GC-8A และกำหนดสภาวะสำหรับการวิเคราะห์แก๊สคาร์บอนไดออกไซด์ดังนี้

Column	: PLOT Fused silica ยาว 1.93 m (Coating ParaPAC typeQ, Mesh 80/100)
Volume inject	: 1.0 ml
Temperature inject	: 150°C
Carrier gas	: He pressure = 200 kPa
Oven temperature	: 70°C
Detector temperature	: Thermal conduct detector (TCD) 150°C

4.1 การปรับมาตรฐานเครื่อง GC สำหรับวิเคราะห์แก๊สคาร์บอนไดออกไซด์

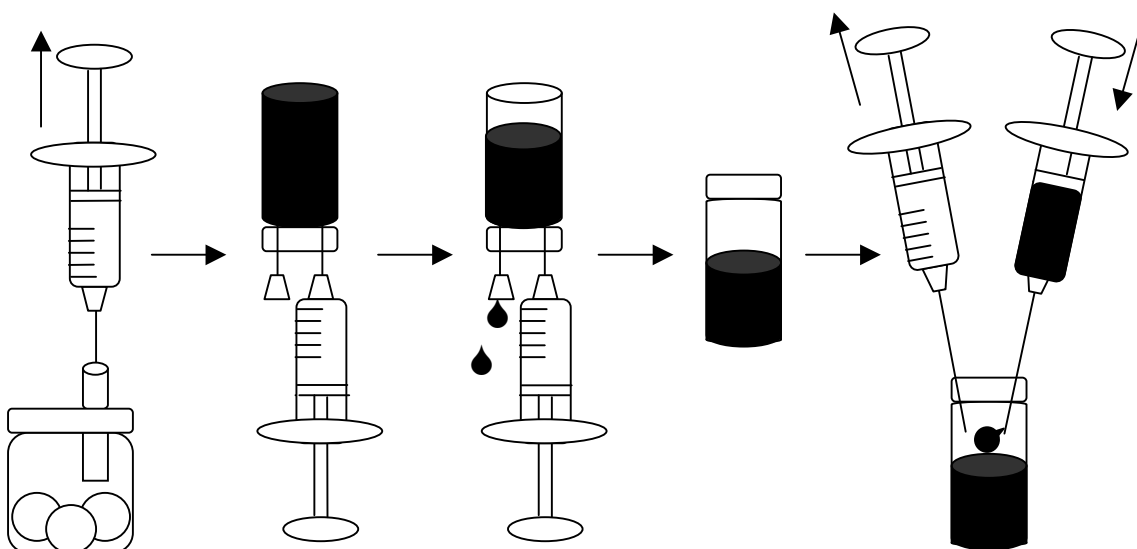
เปิดเครื่อง GC ทิ้งไว้เป็นเวลาประมาณ 1.5 ชม. เพื่อทำการอุ่นเครื่อง หลังจากนั้นทำการปรับมาตรฐานเครื่อง GC โดยใช้กระบอกฉีดยาพร้อมเข็มที่มีเส้นผ่านศูนย์กลางขนาด 0.53 มม. ดึงแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์มาตรฐานที่มีความเข้มข้นร้อยละ 1.07 1 มล. จากถังบรรจุแก๊ส และฉีดเข้าเครื่อง GC จำนวน 3 ครั้ง แต่แต่ละครั้งห่างกัน 5 นาที เพื่อให้เครื่องทำการปรับมาตรฐานของกราฟเส้นตรงซึ่งแสดงความสัมพันธ์ระหว่างพื้นที่ใต้กราฟกับความเข้มข้น (กราฟมาตรฐาน) ซึ่งมีอยู่เดิมในหน่วยความจำของฐานข้อมูลให้เหมาะสม เพื่อเป็นฐานข้อมูลในการนำมาใช้

หลังจากนั้นฉีดแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์มาตรฐานความเข้มข้นดังกล่าว 1 มล. เข้าไปในเครื่อง GC อีกครั้งหนึ่ง เพื่อยืนยันว่าความเข้มข้นของแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์กับพื้นที่ใต้กราฟมีความสัมพันธ์กันกับเส้นกราฟมาตรฐานนี้ โดยเครื่องจะทำการเขียนโครมาโตแกรมและบอกเป็นพื้นที่ใต้กราฟของแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์มาตรฐานที่มีความเข้มข้นร้อยละ 1.07

4.2 การเก็บตัวอย่างแก๊สจากขวดแก้วบรรจุมัจจุคัต

เก็บตัวอย่างแก๊ส 5 มล. โดยใช้กระบอกฉีดยาพร้อมเข็มที่มีเส้นผ่านศูนย์กลางขนาด 0.53 มม. ที่เกิดจากกระบวนการหายใจของเนื้อมัจจุคัตในขวดแก้วบรรจุมัจจุคัต (น้ำหนักประมาณ 200 กรัม) ซึ่งต่อเข้ากับแผงควบคุมการไหลของอากาศ (flowboard) ผ่านทางสายยางปลายเปิดดังภาพที่ 3 หลังจากนั้นนำตัวอย่างแก๊สที่เก็บได้ฉีดเข้าขวดน้ำเกลืออิมตัวที่บรรจุเต็มในลักษณะคว่ำขวดปริมาตร 10 มล. โดยมีเข็มฉีดยาปลายเปิดอีกอันหนึ่งเสียบอยู่ที่เชปดัมของขวดน้ำเกลือเพื่อให้ น้ำเกลืออิมตัวไหลล้นออกมาทางปลายเปิดเมื่อถูกแทนที่ด้วยแก๊สที่ฉีดเข้าไป

หลังจากนั้นหงายขวดน้ำเกลือขึ้นตั้งกระบอกฉีดยาพร้อมเข็มออก และเตรียมกระบอกฉีดยาพร้อมเข็มที่มีเส้นผ่านศูนย์กลางขนาด 0.53 มม. ใหม่ 2 อัน เสียบไปที่เชปดัมของขวดน้ำเกลืออิมตัว โดยกระบอกฉีดยาอันแรกเป็นกระบอกฉีดยาเปล่า ส่วนอีกอันเป็นกระบอกฉีดยาที่มีน้ำเกลืออิมตัวบรรจุอยู่เต็ม ใช้กระบอกฉีดยาเปล่าดึงตัวอย่างแก๊สขึ้นมา 1 มล. ขณะเดียวกันฉีดน้ำเกลืออิมตัวปริมาตร 1 มล. เข้าไปแทนที่ปริมาตรแก๊สตัวอย่างที่ดึงขึ้นมา (ภาพผนวกที่ 1) และนำแก๊สตัวอย่างที่ได้ไปวิเคราะห์หาปริมาณแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์โดยใช้เครื่อง GC



ภาพผนวกที่ 1 ขั้นตอนการเก็บตัวอย่างแก๊สจากขวดแก้วบรรจุมัจจุคัต และการดึงตัวอย่างแก๊สจากขวดน้ำเกลือเพื่อฉีดเข้าเครื่อง GC

เครื่อง GC สามารถรายงานผลเป็นร้อยละแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์ของตัวอย่าง (v/v) โดยใช้หลักการในการคำนวณพื้นที่ใต้กราฟของแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์ตัวอย่างเปรียบเทียบกับพื้นที่ใต้กราฟของแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์มาตรฐานที่มีความเข้มข้นร้อยละ 1.07 หลังจากทราบความเข้มข้นของแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์ที่เกิดจากกระบวนการหายใจของเนื้อมังคุดคัดแล้ว นำมาคำนวณค่าอัตราการหายใจตามสูตร ดังนี้

$$\text{อัตราการหายใจ (มก.CO}_2\text{/กก./ ชม.)} = \frac{\% \text{CO}_2 \times \text{Flow rate (มล./นาท)} \times \text{เวลา (นาท)} \times M}{R \times T \times \text{น้ำหนักตัวอย่างเริ่มต้น (กก.)} \times 100}$$

โดย	% CO ₂	= ความเข้มข้นแก๊ส CO ₂ ที่อ่านได้จากการเครื่อง GC (v/v)
	Flow rate	= อัตราการไหลของอากาศผ่านขวดแก้วบรรจุมังคุดคัด (มล./นาท)
	เวลา	= 60 (นาท)
	M	= น้ำหนักโมเลกุลของคาร์บอนไดออกไซด์ (เท่ากับ 44)
	R	= ค่าคงที่ซึ่งคำนวณได้จากก๊าซสมบูรณ์แบบ 1 โมล ณ ความดันและอุณหภูมิมาตรฐาน (Standard temperature and pressure: STP) มีค่าเท่ากับ 0.08206 (l atm K ⁻¹ mol ⁻¹)
	T	= อุณหภูมิการเก็บรักษา (K)

ตัวอย่างการคำนวณอัตราการหายใจ

เช่น อัตราการไหลของอากาศผ่านขวดแก้วบรรจุมังคุดคัดน้ำหนัก 200 กรัมมีความเร็ว 150 มล./นาท เก็บรักษาที่อุณหภูมิ 10^oซ อ่านค่าความเข้มข้นของแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์จากเครื่อง GC ได้ร้อยละ 0.05 (v/v)

จากสูตร

$$\begin{aligned} \text{อัตราการหายใจ (มก.CO}_2\text{/กก./ ชม.)} &= \frac{\% \text{CO}_2 \times \text{Flow rate (มล./นาท)} \times \text{เวลา (นาท)} \times M}{R \times T \times \text{น้ำหนักตัวอย่างเริ่มต้น (กก.)} \times 100} \\ &= \frac{0.05 \times 150 \times 60 \times 44}{0.08206 \times 283 \times 0.20 \times 100} \\ &= 42.63 \end{aligned}$$

แสดงว่า เนื้อมังคุดคัดมีอัตราการหายใจเท่ากับ 42.63 มก.CO₂/กก./ ชม. ที่อุณหภูมิ 10^oซ

5. การวิเคราะห์ปริมาณแก๊สในบรรจุภัณฑ์ (ถุงพลาสติกไนลอน/แอลแอลดีพีอี)

การวิเคราะห์การเปลี่ยนแปลงของแก๊สในบรรจุภัณฑ์ที่ผ่านการคัดเลือก เพื่อใช้บรรจุ มังคุดคัด ได้แก่ สภาพแวดล้อมบรรยากาศที่ประกอบด้วยแก๊สออกซิเจนร้อยละ 15 ร่วมกับแก๊ส คาร์บอนไดออกไซด์ร้อยละ 10 และแก๊สไนโตรเจนร้อยละ 75 ในถุงพลาสติกไนลอน/แอลแอลดี พีอี โดยเก็บตัวอย่างแก๊สในบรรจุภัณฑ์ทุก ๆ 24 ชม. เพื่อตรวจสอบปริมาณแก๊สออกซิเจน และ คาร์บอนไดออกไซด์ด้วยเครื่อง GC ยี่ห้อ Shimadzu รุ่น GC-8A กำหนดสภาวะสำหรับการ วิเคราะห์แก๊สคาร์บอนไดออกไซด์ (เหมือนข้อ 4.) และออกซิเจน ดังนี้

Column	: Molecular Sieve 5 A ยาว 1.80 m
Volume inject	: 1.0 ml
Temperature inject	: 150°C
Carrier gas	: He pressure = 200 kPa
Oven temperature	: 70°C
Detector temperature	: Thermal conduct detector (TCD) 150°C

5.1 การปรับมาตรฐานเครื่อง GC สำหรับวิเคราะห์แก๊สคาร์บอนไดออกไซด์

ทำเช่นเดียวกันกับการวัดอัตราการหายใจของมังคุดคัดในข้อ 4.1 ดังกล่าวมาแล้วข้าง ต้น

5.2 การปรับมาตรฐานเครื่อง GC สำหรับวิเคราะห์แก๊สออกซิเจน

เปิดเครื่อง GC ทิ้งไว้เป็นเวลาประมาณ 1.5 ชม. เพื่อทำการอุ่นเครื่อง หลังจากนั้นทำ การปรับมาตรฐานเครื่อง GC โดยใช้กระบอกฉีดยาพร้อมเข็มที่มีเส้นผ่านศูนย์กลางขนาด 0.53 มม. ฉีดแก๊สออกซิเจนมาตรฐานที่มีความเข้มข้นร้อยละ 21 1 มล. จากถังบรรจุแก๊ส และฉีดเข้า เครื่อง GC จำนวน 3 ครั้ง แต่ละครั้งห่างกัน 5 นาที เพื่อให้เครื่องทำการปรับมาตรฐานของ กราฟเส้นตรงซึ่งแสดงความสัมพันธ์ระหว่างพื้นที่ใต้กราฟกับความเข้มข้น (กราฟมาตรฐาน) ซึ่งมีอยู่เดิมในหน่วยความจำของฐานข้อมูลให้เหมาะสม เพื่อเป็นฐานข้อมูลในการนำมาใช้

หลังจากนั้นฉีดแก๊สออกซิเจนมาตรฐานความเข้มข้นดังกล่าว 1 มล. เข้าไปในเครื่อง GC อีกครั้งหนึ่ง เพื่อยืนยันว่าความเข้มข้นของแก๊สออกซิเจนกับพื้นที่ใต้กราฟมีความสัมพันธ์กัน กับเส้นกราฟมาตรฐานนี้ โดยเครื่องจะทำการเขียนโครมาโตแกรมและบอกเป็นพื้นที่ใต้กราฟของ แก๊สออกซิเจนมาตรฐานที่ความเข้มข้นร้อยละ 21

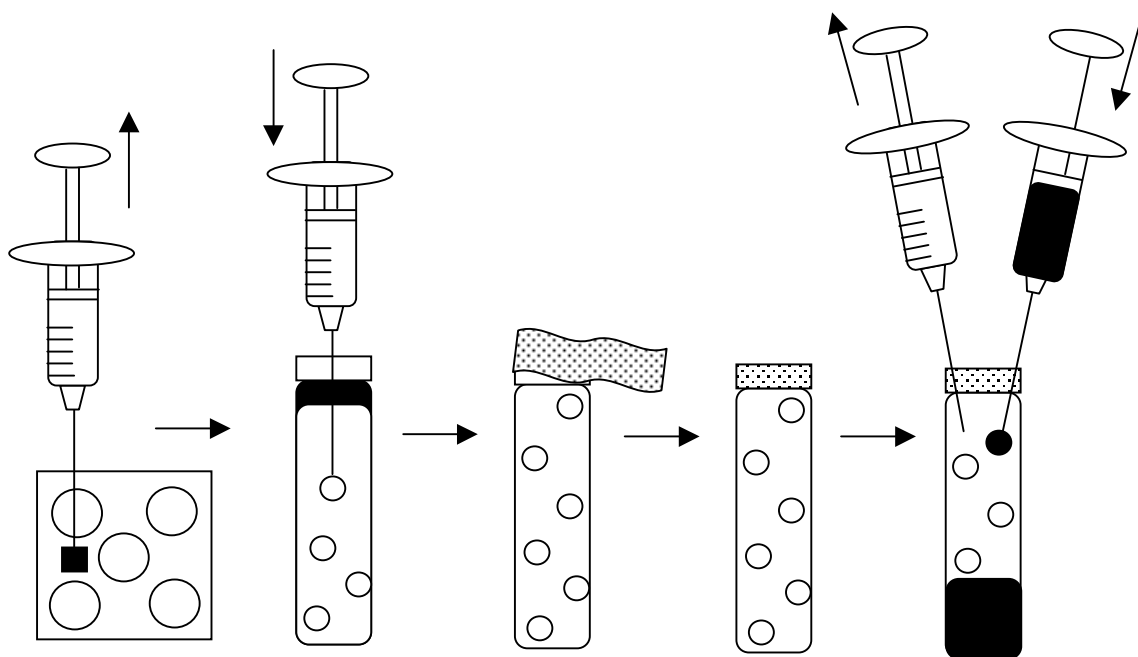
5.3 การเก็บตัวอย่างแก๊สในบรรจุภัณฑ์

เก็บตัวอย่างแก๊ส 12 มล. โดยใช้กระบอกฉีดยาพร้อมเข็มที่มีเส้นผ่านศูนย์กลางขนาด 0.59 มม. แหวงทะลุผ่านเข้าไปในถุงพลาสติกไนลอน/แอลแอลดีฟี่อ์ที่มีเทป 2 หน้า (double side tape) ขนาด 18 x 18 มม. ตัดบนถุงพลาสติกไนลอน/แอลแอลดีฟี่อ์เพื่อป้องกันการรั่วซึม หลังจากนั้นนำตัวอย่างแก๊สที่เก็บได้ถ่ายเข้าในหลอดแก้วที่ภายในมีสถานะเป็นสุญญากาศ และมีฝาปิดชนิดเซปตัมปริมาตร 10 มล. เมื่อถ่ายตัวอย่างแก๊สเสร็จ ดึงกระบอกฉีดยาพร้อมเข็มออกแล้วพันด้วยแผ่นพาราฟินที่เซปตัม เพื่อป้องกันการรั่วซึมของแก๊สภายในหลอดสุญญากาศ เตรียมกระบอกฉีดยาพร้อมเข็มที่มีเส้นผ่านศูนย์กลางขนาด 0.53 มม. ใหม่ 2 อัน เสียบไปที่เซปตัมของหลอดสุญญากาศที่มีแก๊ส โดยกระบอกฉีดยาอันแรกเป็นกระบอกฉีดยาเปล่า ส่วนอีกอันเป็นกระบอกฉีดยาที่มีน้ำเกลืออิมตัวบรรจุอยู่เต็ม ใช้กระบอกฉีดยาเปล่าดึงตัวอย่างแก๊สขึ้นมา 1 มล. ขณะเดียวกันฉีดน้ำเกลืออิมตัวปริมาตร 1 มล. เข้าไปแทนที่ปริมาตรแก๊สตัวอย่างที่ดึงขึ้นมา (ภาพผนวกที่ 2) และนำแก๊สตัวอย่างที่ได้ไปวิเคราะห์หาปริมาณแก๊สออกซิเจนโดยใช้เครื่อง GC

หลังจากฉีดแก๊สตัวอย่างเข้าไปเครื่อง GC เครื่องสามารถรายงานผลเป็นร้อยละแก๊สออกซิเจนของตัวอย่าง (v/v) โดยใช้หลักการในการคำนวณพื้นที่ใต้กราฟของแก๊สออกซิเจน ตัวอย่างเปรียบเทียบกับพื้นที่ใต้กราฟของแก๊สออกซิเจนมาตรฐานที่มีความเข้มข้นร้อยละ 21

หลังจากนั้นดึงตัวอย่างแก๊สขึ้นมา 1 มล. อีกครั้งหนึ่ง ขณะเดียวกันฉีดน้ำเกลืออิมตัวปริมาตร 1 มล. เข้าไปแทนที่ปริมาตรแก๊สตัวอย่างที่ดึงขึ้นมา และนำแก๊สตัวอย่างที่ได้ไปวิเคราะห์หาปริมาณแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์โดยใช้เครื่อง GC

หลังจากฉีดแก๊สตัวอย่างเข้าไปเครื่อง GC เครื่องสามารถรายงานผลเป็นร้อยละแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์ของตัวอย่าง (v/v) โดยใช้หลักการในการคำนวณพื้นที่ใต้กราฟของแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์ตัวอย่างเปรียบเทียบกับพื้นที่ใต้กราฟของแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์มาตรฐานที่มีความเข้มข้นร้อยละ 1.07



ภาพผนวกที่ 2 ขั้นตอนการเก็บตัวอย่างแก๊สในบรรจุภัณฑ์ และการดึงตัวอย่างแก๊สจากหลอดแก้ว
ที่ภายในมีแก๊สตัวอย่างเพื่อนำเข้าเครื่อง GC

ภาคผนวก ข การประเมินคุณภาพทางประสาทสัมผัสของมังคุดคัด

1. การฝึกฝนผู้ทดสอบ

สำหรับการศึกษาการทดสอบทางประสาทสัมผัสของมังคุดคัด ทำการฝึกฝนผู้ทดสอบจำนวน 20 คน ที่มีอายุระหว่าง 20-25 ปี และเคยรับประทานมังคุดคัด ทำการฝึกฝน 2 ครั้ง/อาทิตย์ เป็นเวลา 2 อาทิตย์ โดยใช้ตัวอย่างสำหรับเป็นตัวแทน ดังนี้

- ลักษณะปรากฏ ใช้มังคุดคัดที่เก็บรักษาในถุงพลาสติกโพลีโพรพิลีนที่อุณหภูมิ 10°C จนเกิดรอยแตกบริเวณกลีบจัดว่ามีคะแนนด้านลักษณะปรากฏน้อยที่สุด และมังคุดคัดที่ผ่านการตัดแต่งในสารละลายผสมระหว่างโพแทสเซียมอะลูมิเนียมซัลเฟตร้อยละ 1 และโซเดียมคลอไรด์ร้อยละ 1 (w/v) ในเวลาไม่เกิน 1 ชม. ซึ่งแสดงถึงลักษณะปรากฏที่มีคะแนนสูงสุด

- สี ใช้เนื้อมังคุดที่ปอกเปลือกทันทีจากผลมังคุดซึ่งจัดอยู่ในระดับสีที่ 5 ตามดัชนีแสดงระดับสีของผลมังคุด (สถาบันวิจัยวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีแห่งประเทศไทย, 2529) จัดว่ามีคะแนนด้านสีน้อยที่สุด และเนื้อของเปลือกบราวนี่ ซึ่งแสดงถึงสีที่มีคะแนนสูงสุด

- เนื้อสัมผัส (ใช้ประสาทสัมผัสโดยการบีบด้วยมือ) ใช้เนื้อมะละกอสุกงอมตัดแต่งให้เป็นชิ้นขนาด 1 ลบ.ซม. จัดว่ามีคะแนนด้านเนื้อสัมผัสน้อยที่สุด และเนื้อฝรั่งระยะแก่จัดตัดแต่งให้เป็นชิ้นขนาด 1 ลบ. ซม. ซึ่งแสดงถึงเนื้อสัมผัสที่มีคะแนนสูงสุด

- รสฝาด ใช้น้ำเปล่า จัดว่าไม่มีรสฝาดซึ่งเป็นคะแนนน้อยที่สุด และน้ำที่ผ่านการแช่ไม้เคี่ยมอัตราส่วน 1:2 เป็นเวลา 3 ชม. แสดงถึงรสฝาดที่มีคะแนนสูงสุด

- กลิ่นผิดปกติ ใช้มังคุดคัดที่ผ่านการตัดแต่งในสารละลายผสมระหว่างโพแทสเซียมอะลูมิเนียมซัลเฟตร้อยละ 1 และโซเดียมคลอไรด์ร้อยละ 1 (w/v) ในเวลาไม่เกิน 1 ชม. จัดว่าไม่มีกลิ่นผิดปกติซึ่งเป็นคะแนนน้อยที่สุด และเนื้อมังคุดสุกที่ปอกเปลือกจากผลมังคุดซึ่งจัดอยู่ในระดับสีที่ 5 ตามดัชนีแสดงระดับสีของผลมังคุด (สถาบันวิจัยวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีแห่งประเทศไทย, 2529) นำมาเก็บรักษาไว้ในถั่วพลาสติกพร้อมฝาปิดเป็นเวลา 1 อาทิตย์ ที่อุณหภูมิห้องตามลำดับ แสดงถึงกลิ่นผิดปกติที่มีคะแนนสูงสุด

- การยอมรับรวม ใช้มังคุดคัดที่ผ่านการตัดแต่งในน้ำ และวางไว้ในภาชนะโพลีโพรพิลีนเป็นเวลา 6 วัน ที่อุณหภูมิห้อง เนื้อมังคุดคัดจะเกิดสีน้ำตาล และมีเนื้อสัมผัสนิ่ม จัดว่ามีคะแนนด้านการยอมรับรวมน้อยที่สุด และมังคุดคัดที่ผ่านการตัดแต่งในสารละลายผสมระหว่างโพแทสเซียมอะลูมิเนียมซัลเฟตร้อยละ 1 และโซเดียมคลอไรด์ร้อยละ 1 (w/v) ในเวลาไม่เกิน 1 ชม. แสดงถึงการยอมรับรวมที่มีคะแนนสูงสุด

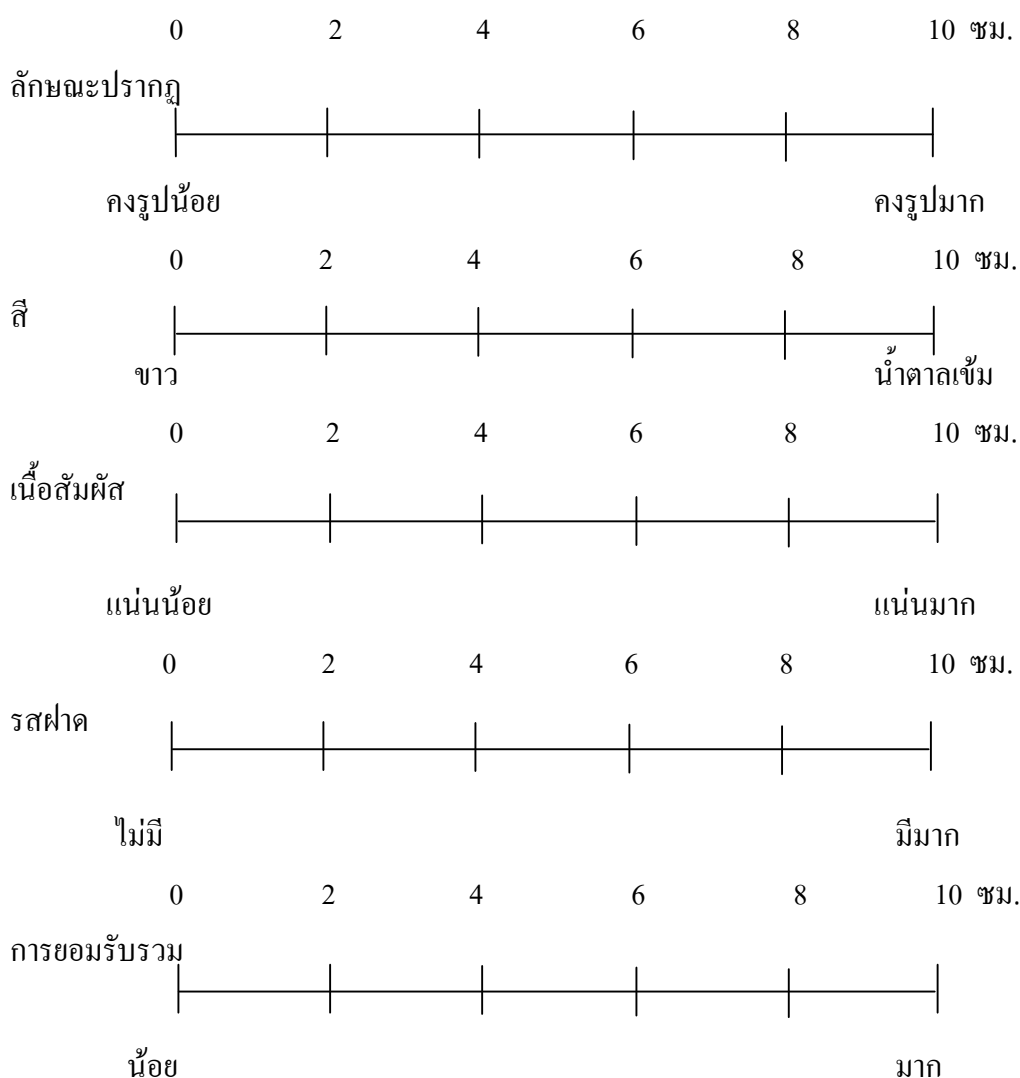
2. การคัดเลือกผู้ทดสอบ

ผู้ทดสอบที่ผ่านการฝึกฝนจำนวน 20 คน มาทดสอบผลิตภัณฑ์มังคุดคัตที่ผ่านการตัดแต่งในสารละลายผสมระหว่างโพแทสเซียมอะลูมิเนียมซัลเฟตร้อยละ 1 และโซเดียมคลอไรด์ร้อยละ 1 (w/v) ในเวลาไม่เกิน 2 ชม. และให้คะแนนบนสเกลขนาด 10 ชม. หลังจากนั้นทำการคัดเลือกผู้ทดสอบทางประสาทสัมผัสโดยใช้คะแนนการยอมรับรวมเป็นตัวตัดสิน คัดเลือกผู้ทดสอบที่ให้คะแนนการยอมรับรวมบนสเกลที่มีค่าใกล้เคียงกันจำนวน 10 คน โดยผู้ทดสอบที่คัดเลือกได้เป็นเพศชาย 3 คน และเพศหญิง 7 คน ซึ่งเป็นผู้ทดสอบที่นำมาใช้ประเมินคุณภาพทางประสาทสัมผัสของผลิตภัณฑ์มังคุดคัตในการศึกษาครั้งนี้

1. แบบทดสอบทางประสาทสัมผัสของมังคุดคัดในการป้องกันการเกิดปฏิกิริยาสีน้ำตาล และการปรับปรุงเนื้อสัมผัสของมังคุดคัด

ชื่อผู้ทดสอบ..... วันที่ เวลา

คำแนะนำ กรุณาประเมินคุณภาพทางประสาทสัมผัสของตัวอย่าง และขีดเส้นตั้งฉากกับเส้นของแต่ละปัจจัยพร้อมรหัสตัวอย่างตรงบริเวณที่ตรงกับความรู้สึกของท่านมากที่สุด



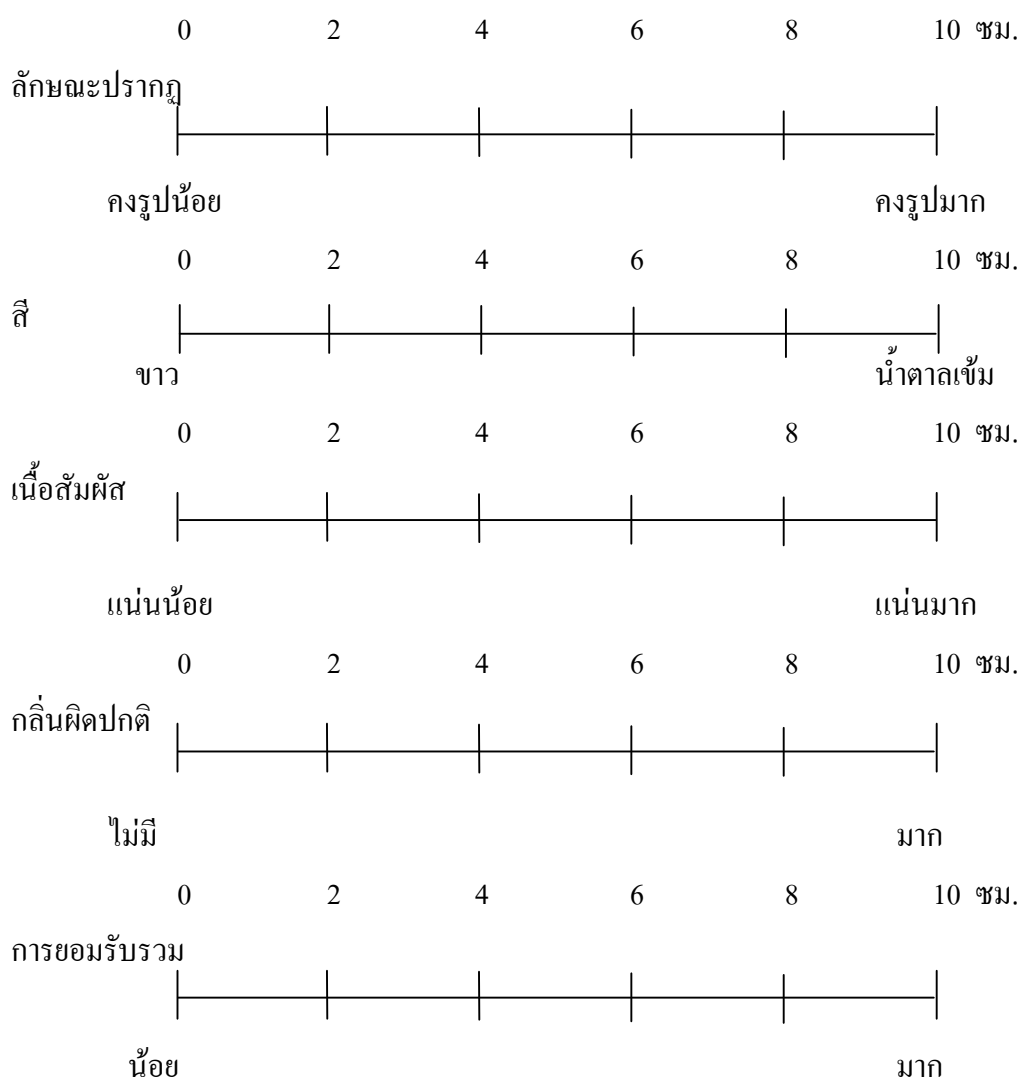
ข้อเสนอแนะ

.....

2. แบบทดสอบทางประสาทสัมผัสของมังกุดคัดในการชี้อายุการเก็บรักษามังกุดคัด

ชื่อผู้ทดสอบ วันที่ เวลา

คำแนะนำ กรุณาประเมินคุณภาพทางประสาทสัมผัสของตัวอย่าง และขีดเส้นตั้งฉากกับเส้น
ของแต่ละปัจจัยพร้อมรหัสตัวอย่างตรงบริเวณที่ตรงกับความรู้สึของท่านมากที่สุด



ข้อเสนอแนะ

.....

ภาคผนวก ค ผลการวิเคราะห์ความแปรปรวนทางสถิติ

ตารางภาคผนวกที่ 1 ผลการวิเคราะห์ความแปรปรวนค่าสีของมังคุดคัดจากการวัดด้วยเครื่องวัดสี Hunterlab เมื่อแช่สารละลายผสมเป็นเวลา 20 และ 30 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 10^oซ

SV	DF	SS	MS	F	
L value					
Chemical	2	55.157	27.578	25.029 *	
Time	1	14.586	14.586	13.238 *	
Chemical x Time	2	2.443	1.221	1.108 ^{ns}	
Error	210	231.391	1.102		
Total	216	537286.801			
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	34	-1.830	-0.4494	0.24560	0.158 ^{ns}
Day 3	34	-1.149	-0.3400	0.29597	0.908 ^{ns}
Day 6	34	-0.738	-0.1806	0.24462	0.027 ^{ns}
Day 9	34	-0.614	-0.1978	0.32188	0.521 ^{ns}
Day 12	34	-2.005	-0.8111	0.40458	0.706 ^{ns}
Day 15	34	-2.793	-1.1394	0.40797	1.834 *
SV	DF	SS	MS	F	
a value					
Chemical	2	3.188E-02	1.594E-02	0.748 ^{ns}	
Time	1	0.198	0.198	0.972 ^{ns}	
Chemical x Time	2	0.239	0.119	1.477 ^{ns}	
Error	210	16.973	8.082E-02		
Total	216	293.520			
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	34	0.095	0.0083	0.08731	1.606 ^{ns}
Day 3	34	0.340	0.0217	0.06379	0.769 ^{ns}
Day 6	34	-0.462	-0.0356	0.07697	0.280 ^{ns}
Day 9	34	0.524	0.0417	0.07949	0.000 ^{ns}
Day 12	34	2.583	0.1772	0.06861	2.938 *
Day 15	34	3.245	0.2033	0.06266	0.057 *

ตารางภาคผนวกที่ 1 (ต่อ)

SV	DF	SS	MS	F	
b value					
Chemical	2	16.899	8.449	4.860 *	
Time	1	1.157	1.157	0.666 ^{ns}	
Chemical x Time	2	5.372	2.686	1.545 ^{ns}	
Error	210	365.109	1.739		
Total	216	13584.790			
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	34	1.640	0.6322	0.38548	1.194 ^{ns}
Day 3	34	-0.843	-0.3600	0.42691	1.601 ^{ns}
Day 6	34	-0.579	-0.2161	0.37298	0.005 ^{ns}
Day 9	34	0.473	0.1817	0.38383	0.713 ^{ns}
Day 12	34	0.373	0.1411	0.37834	0.637 ^{ns}
Day 15	34	1.170	0.4994	0.42677	0.099 ^{ns}

หมายเหตุ เครื่องหมาย * มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

ตัวอักษร ns มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

ตารางภาคผนวกที่ 2 ผลการวิเคราะห์ความแปรปรวนค่าความแน่นเนื้อของมังคุดคัดจากการวัดด้วยเครื่องวัดเนื้อสัมผัส เมื่อแช่สารละลายผสมเป็นเวลา 20 และ 30 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 10°C

SV	DF	SS	MS	F	
firmness value					
Chemical	2	8.998	4.499	42.483*	
Time	1	2.582	2.582	24.384*	
Chemical x Time	2	0.375	0.187	1.770 ^{ns}	
Error	210	22.240	0.106		
Total	216	4156.152			
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	34	-1.296	-0.1358	0.10475	2.301 ^{ns}
Day 3	34	-2.573	-0.1801	0.07001	1.998 *
Day 6	34	-2.501	-0.2272	0.09081	0.325 *
Day 9	34	-2.187	-0.2397	0.10956	3.023 *
Day 12	34	-1.846	-0.2771	0.15008	3.243 *
Day 15	34	-1.658	-0.2523	0.15218	1.156 *

หมายเหตุ เครื่องหมาย * มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

ตัวอักษร ns มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

ตารางภาคผนวกที่ 3 ผลการวิเคราะห์ความแปรปรวนคุณภาพทางประสาทสัมผัสของมังคุดคัด
เมื่อแช่สารละลายผสมเป็นเวลา 20 และ 30 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่
อุณหภูมิ 10^oซ

SV	DF	SS	MS	F	
Appearance					
Chemical	2	0.724	0.362	0.297 ^{ns}	
Time	1	15.471	15.471	12.697 *	
Chemical x Time	2	11.378	5.689	4.669 *	
Error	354	431.354	1.219		
Total	360	26112.490			
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	58	0.182	0.0267	0.14662	0.002 ^{ns}
Day 3	58	0.188	0.0367	0.19479	1.029 ^{ns}
Day 6	58	0.398	0.0933	0.23453	0.222 ^{ns}
Day 9	58	0.000	0.0000	0.21450	7.596 ^{ns}
Day 12	58	-0.170	-0.0433	0.25457	2.680 ^{ns}
Day 15	58	-0.361	-0.1100	0.30484	0.183 ^{ns}
SV	DF	SS	MS	F	
Color					
Chemical	2	5.014	2.507	3.055 *	
Time	1	3.068	3.068	3.740 ^{ns}	
Chemical x Time	2	8.820	4.410	5.375 *	
Error	354	290.430	0.820		
Total	360	2209.340			
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	58	0.832	0.1533	0.18431	0.288 ^{ns}
Day 3	58	0.022	0.0033	0.15343	0.015 ^{ns}
Day 6	58	-0.846	-0.1600	0.18918	1.230 ^{ns}
Day 9	58	0.467	0.0667	0.14288	6.840 ^{ns}
Day 12	58	0.711	0.1867	0.26253	0.000 ^{ns}
Day 15	58	0.353	0.0767	0.21744	0.681 ^{ns}

ตารางภาคผนวกที่ 3 (ต่อ)

SV	DF	SS	MS	F	
Astingen					
Chemical	2	2.1000	1.050	1.376 ^{ns}	
Time	1	1.944	1.944	2.547 ^{ns}	
Chemical x Time	2	1.444	0.722	0.946 ^{ns}	
Error	54	41.216	0.763		
Total	60	171.120			
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	58	-1.587	-0.3600	0.22682	0.778 ^{ns}
SV					
DF					
SS					
MS					
F					
Texture					
Chemical	2	21.787	10.894	6.060 *	
Time	1	2.265	2.265	1.260 ^{ns}	
Chemical x Time	2	7.723	3.862	2.148 ^{ns}	
Error	354	636.305	1.797		
Total	360	19379.660			
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	58	0.447	0.1133	0.25372	1.759 ^{ns}
Day 3	58	-0.175	-0.0567	0.32384	0.042 ^{ns}
Day 6	58	-0.689	-0.2100	0.30462	0.304 ^{ns}
Day 9	58	-0.034	-0.0100	0.29359	0.537 ^{ns}
Day 12	58	-0.955	-0.3133	0.32813	0.806 *
Day 15	58	-0.215	-0.0833	0.38774	0.000 *

ตารางภาคผนวกที่ 3 (ต่อ)

SV	DF	SS	MS	F	
Overall acceptance					
Chemical	2	24.222	12.111	6.638 *	
Time	1	10.397	10.397	5.699 *	
Chemical x Time	2	20.724	10.362	5.679 *	
Error	354	645.867	1.824		
Total	360	22042.650			
<hr/>					
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	58	0.604	0.0967	0.15993	1.253 ^{ns}
Day 3	58	0.444	0.1033	0.23258	0.110 ^{ns}
Day 6	58	-0.164	-0.0433	0.26440	0.064 ^{ns}
Day 9	58	-1.033	-0.3167	0.30645	0.096 ^{ns}
Day 12	58	-0.419	-0.1433	0.34169	0.007 ^{ns}
Day 15	58	-1.721	-0.6267	0.36411	2.010 ^{ns}

หมายเหตุ เครื่องหมาย * มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

ตัวอักษร ns มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

ตารางภาคผนวกที่ 4 ผลการวิเคราะห์ความแปรปรวนค่าสีของมังคุดคัดจากการวัดด้วยเครื่องวัดสี Hunterlab เมื่อเก็บรักษาในถุงพลาสติกโพลีโพรพิลีนและไนลอน/แอลแอลดี-พีอี ที่อุณหภูมิ 10°C

SV	DF	SS	MS	F	
L value					
Atmosphere	2	45.185	22.592	12.700 *	
Package	1	1.132	1.132	0.637 ^{ns}	
Atmosphere x Package	2	3.296	1.648	0.926 ^{ns}	
Error	210	373.563	1.779		
Total	216	537902.125			
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	34	-0.621	-0.1683	0.27092	0.459 ^{ns}
Day 3	34	-0.014	-0.0039	0.27361	0.002 ^{ns}
Day 6	34	0.081	-0.0328	0.40259	0.647 ^{ns}
Day 9	34	-0.532	-0.2017	0.37879	0.054 ^{ns}
Day 12	34	-0.513	-0.2328	0.45352	0.281 ^{ns}
Day 15	34	-0.628	-0.2950	0.46962	0.880 ^{ns}
SV	DF	SS	MS	F	
a value					
Atmosphere	2	0.454	0.227	4.477 *	
Package	1	1.612E-03	1.612E-03	0.320 ^{ns}	
Atmosphere x Package	2	7.529E-02	3.764E-02	0.743 ^{ns}	
Error	210	10.639	5.066E-02		
Total	216	292.955			
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	34	0.672	0.0361	0.05377	0.253 ^{ns}
Day 3	34	-0.172	-0.0100	0.05798	1.488 ^{ns}
Day 6	34	0.133	0.0078	0.05833	1.436 ^{ns}
Day 9	34	-0.954	-0.0633	0.06638	0.844 ^{ns}
Day 12	34	0.513	0.0350	0.06827	0.388 ^{ns}
Day 15	34	0.437	0.0272	0.06236	1.876 ^{ns}

ตารางภาคผนวกที่ 4 (ต่อ)

SV	DF	SS	MS	F	
b value					
Atmosphere	2	1.447	0.724	0.700 ^{ns}	
Time	1	1.119	1.119	1.082 ^{ns}	
Atmosphere x Package	2	0.557	0.278	0.269 ^{ns}	
Error	210	217.214	1.034		
Total	216	12457.042			
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	34	-0.704	-0.2394	0.34034	0.252 ^{ns}
Day 3	34	-0.057	-0.0217	0.38248	4.142 ^{ns}
Day 6	34	-0.505	-0.1394	0.27640	0.698 ^{ns}
Day 9	34	-0.154	-0.0522	0.33950	0.001 ^{ns}
Day 12	34	-0.444	-0.1722	0.38784	5.583 ^{ns}
Day 15	34	-0.795	-0.2389	0.30055	1.705 ^{ns}

หมายเหตุ เครื่องหมาย * มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

ตัวอักษร ns มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

ตารางภาคผนวกที่ 5 ผลการวิเคราะห์ความแปรปรวนค่าความแน่นเนื้อของมังคุดคัดจากการวัดด้วยเครื่องวัดเนื้อสัมผัส เมื่อเก็บรักษาในถุงพลาสติกโพลีโพรพิลีนและไนลอน/ แอลแอลซีพีอี ที่อุณหภูมิ 10^๐ซ

SV	DF	SS	MS	F	
firmness value					
Atmosphere	2	0.637	0.319	5.521 *	
Package	1	1.134E-03	1.134E-03	0.200 ^{ns}	
Atmosphere x Package	2	1.045E-03	5.224E-04	0.090 ^{ns}	
Error	210	12.120	5.771E-02		
Total	216	4735.529			
T - test					
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	34	-0.093	-0.0074	0.07978	4.579 ^{ns}
Day 3	34	-0.011	-0.0009	0.08254	0.050 ^{ns}
Day 6	34	-0.095	-0.0066	0.06961	1.752 ^{ns}
Day 9	34	-0.060	-0.0057	0.09514	0.177 ^{ns}
Day 12	34	0.055	-0.0041	0.07419	2.561 ^{ns}
Day 15	34	-0.125	-0.0110	0.08820	1.264 ^{ns}

หมายเหตุ เครื่องหมาย * มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P<0.05)

ตัวอักษร ns มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P>0.05)

ตารางภาคผนวกที่ 6 ผลการวิเคราะห์ความแปรปรวนคุณภาพทางประสาทสัมผัสของมังคุดคัด
เมื่อเก็บรักษาในถุงพลาสติกโพลีโพรพิลีนและไนลอน/แอลแอลดีพีอี ที่
อุณหภูมิ 10^๐ซ

SV	DF	SS	MS	F	
Appearance					
Atmosphere	2	19.415	9.707	7.030 *	
Package	1	6.669E-02	6.669E-02	0.048 ^{ns}	
Atmosphere x Package	2	0.258	0.129	0.093 ^{ns}	
Error	354	488.856	1.381		
Total	360	25630.410			
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	58	0.000	0.0000	0.04413	0.045 ^{ns}
Day 3	58	0.039	0.0100	0.25529	0.421 ^{ns}
Day 6	58	-0.157	-0.0433	0.27514	0.038 ^{ns}
Day 9	58	-0.349	-0.0733	0.21004	0.002 ^{ns}
Day 12	58	0.210	0.0500	0.23849	1.991 ^{ns}
Day 15	58	-0.368	-0.1067	0.28985	0.049 ^{ns}
SV	DF	SS	MS	F	
Color					
Atmosphere	2	62.004	31.002	31.381 *	
Package	1	0.427	0.427	0.432 ^{ns}	
Atmosphere x Package	2	0.947	0.473	0.479 ^{ns}	
Error	354	349.724	0.988		
Total	360	2438.980			
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	58	0.096	0.0067	0.06970	0.187 ^{ns}
Day 3	58	-0.278	-0.0367	0.13166	0.295 ^{ns}
Day 6	58	-0.731	-0.1900	0.25995	0.408 ^{ns}
Day 9	58	-0.227	-0.0500	0.22025	0.666 ^{ns}
Day 12	58	-0.298	-0.0833	0.27930	0.105 ^{ns}
Day 15	58	-0.235	-0.0600	0.25529	0.536 ^{ns}

ตารางภาคผนวกที่ 6 (ต่อ)

SV	DF	SS	MS	F	
Texture					
Atmosphere	2	47.438	23.719	31.962 *	
Package	1	2.336E-02	2.336E-02	0.031 ^{ns}	
Atmosphere x Package	2	2.239E-02	1.119E-02	0.015 ^{ns}	
Error	354	262.699	0.742		
Total	360	22239.110			
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	58	0.191	0.0400	0.20927	0.412 ^{ns}
Day 3	58	-0.670	-0.1500	0.22386	0.226 ^{ns}
Day 6	58	0.301	0.0767	0.25451	0.336 ^{ns}
Day 9	58	0.157	0.0400	0.25541	0.620 ^{ns}
Day 12	58	-0.116	-0.0267	0.22931	0.046 ^{ns}
Day 15	58	-0.387	-0.0767	0.19822	0.343 ^{ns}
SV	DF	SS	MS	F	
Off - flavor					
Atmosphere	2	64.980	32.490	30.628 *	
Package	1	0.230	0.230	0.217 ^{ns}	
Atmosphere x Package	2	8.572E-02	4.286E-02	0.040 ^{ns}	
Error	354	375.524	1.061		
Total	360	537.230			
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	58	1.147	0.1000	0.08719	5.601 ^{ns}
Day 3	58	0.389	0.0600	0.15441	0.323 ^{ns}
Day 6	58	0.085	0.0300	0.35278	0.000 ^{ns}
Day 9	58	0.252	0.1133	0.45048	0.110 ^{ns}
Day 12	58	-0.427	-0.0467	0.10925	3.465 ^{ns}
Day 15	58	-0.183	-0.0300	0.16438	0.379 ^{ns}

ตารางภาคผนวกที่ 6 (ต่อ)

SV	DF	SS	MS	F	
Overall acceptance					
Atmosphere	2	24.222	12.111	6.638 *	
Package	1	10.397	10.397	5.699 *	
Atmosphere x Package	2	20.724	10.362	5.679 *	
Error	354	645.867	1.824		
Total	360	22042.650			
<hr/>					
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	58	0.604	0.0967	0.15993	1.253 ^{ns}
Day 3	58	0.444	0.1033	0.23258	0.110 ^{ns}
Day 6	58	-0.164	-0.0433	0.26440	0.064 ^{ns}
Day 9	58	-1.033	-0.3167	0.30645	0.096 ^{ns}
Day 12	58	-0.419	-0.1433	0.34169	0.007 ^{ns}
Day 15	58	-1.721	-0.6267	0.36411	2.010 ^{ns}

หมายเหตุ เครื่องหมาย * มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

ตัวอักษร ns มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

ตารางภาคผนวกที่ 7 ผลการวิเคราะห์ความแปรปรวนคุณภาพทางเคมีของมังคุดคัด เมื่อเก็บรักษา
ในถุงพลาสติกโพลีโพรพิลีนและไนลอน/แอลแอลดีพีอี ที่อุณหภูมิ 10^๐ซ

SV	DF	SS	MS	F	
Total soluble solid					
Atmosphere	2	13.581	6.790	10.771 *	
Package	1	0.591	0.591	0.938 ^{ns}	
Atmosphere x Package	2	3.176E-02	1.588E-02	0.025 ^{ns}	
Error	210	132.386	0.630		
Total	216	40548.010			
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	34	0.338	0.0389	0.11504	1.604 ^{ns}
Day 3	34	0.140	0.0222	0.15858	1.156 ^{ns}
Day 6	34	0.214	0.0611	0.28557	0.248 ^{ns}
Day 9	34	0.852	0.1389	0.16304	0.321 ^{ns}
Day 12	34	1.032	0.1778	0.17222	0.420 ^{ns}
Day 15	34	0.982	0.1889	0.19232	0.011 ^{ns}
SV	DF	SS	MS	F	
Total sugar					
Atmosphere	2	13.498	6.749	16.143 *	
Package	1	0.561	0.561	1.342 ^{ns}	
Atmosphere x Package	2	3.906E-02	1.953E-02	0.470 ^{ns}	
Error	210	87.793	0.418		
Total	216	40500.303			
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	34	0.470	0.0006	0.00118	0.901 ^{ns}
Day 3	34	-1.132	-0.0400	0.03535	0.179 ^{ns}
Day 6	34	-0.472	-0.1166	0.24711	0.154 ^{ns}
Day 9	34	-3.010	-0.9267	0.30785	41.064 ^{ns}
Day 12	34	-3.851	-1.3200	0.34279	11.061 ^{ns}
Day 15	34	-2.651	-1.0867	0.40989	3.206 ^{ns}

ตารางภาคผนวกที่ 7 (ต่อ)

SV	DF	SS	MS	F
Reducing sugar				
Atmosphere	2	4.096	2.048	32.556 *
Package	1	2.407E-02	2.407E-02	0.383 ^{ns}
Atmosphere x Package	2	4.933E-03	2.467E-03	0.039 ^{ns}
Error	210	13.211	6.291E-02	
Total	216	356.939		
T - test				
DF	T	MD	SED	F
Day 0	34	0.000	0.02801	0.000 ^{ns}
Day 3	34	0.000	0.07911	0.068 ^{ns}
Day 6	34	-0.298	0.06704	0.109 ^{ns}
Day 9	34	-0.186	0.07169	0.608 ^{ns}
Day 12	34	-0.435	0.06896	0.000 ^{ns}
Day 15	34	-0.958	0.06608	0.013 ^{ns}
SV				
DF	SS	MS	F	
pH value				
Atmosphere	2	0.299	0.149	2.877 ^{ns}
Package	1	9.467E-03	9.467E-03	0.182 ^{ns}
Atmosphere x Package	2	3.231E-04	1.616E-04	0.030 ^{ns}
Error	210	10.902	5.191E-02	
Total	216	2096.094		
T - test				
DF	T	MD	SED	F
Day 0	34	0.410	0.00677	0.232 ^{ns}
Day 3	34	-0.583	0.00572	0.209 ^{ns}
Day 6	34	-0.328	0.01018	0.452 ^{ns}
Day 9	34	-1.045	0.01276	0.308 ^{ns}
Day 12	34	-1.476	0.04027	4.068 ^{ns}
Day 15	34	-0.071	0.03912	0.277 ^{ns}

ตารางภาคผนวกที่ 7 (ต่อ)

SV	DF	SS	MS	F	
Titrateable acidity					
Atmosphere	2	9.044E-02	4.522E-02	33.740 *	
Package	1	2.204E-03	2.204E-03	1.645 ^{ns}	
Atmosphere x Package	2	1.719E-03	8.597E-04	0.642 ^{ns}	
Error	210	0.281	1.340E-03		
Total	216	77.956			
T - test					
DF	T	MD	SED	F	
Day 0	34	4.395	0.0206	0.00468	10.413 ^{ns}
Day 3	34	0.195	0.0028	0.01427	2.612 ^{ns}
Day 6	34	2.129	0.0189	0.00887	1.182 ^{ns}
Day 9	34	1.166	0.0067	0.00572	8.943 ^{ns}
Day 12	34	-0.361	-0.0039	0.01076	0.080 ^{ns}
Day 15	34	-0.726	-0.0067	0.00918	0.157 ^{ns}
SV					
DF	SS	MS	F		
Ascorbic acid					
Atmosphere	2	24.237	12.118	8.465 *	
Package	1	0.172	0.172	0.120 ^{ns}	
Atmosphere x Package	2	4.454E-02	2.227E-02	0.160 ^{ns}	
Error	210	300.636	1.432		
Total	216	4319.790			
T - test					
DF	T	MD	SED	F	
Day 0	34	-0.729	-0.0333	0.04573	0.302 ^{ns}
Day 3	34	-0.840	-0.0389	0.04631	3.339 ^{ns}
Day 6	34	0.572	0.0333	0.05830	0.014 ^{ns}
Day 9	34	-0.322	-0.0333	0.10353	0.495 ^{ns}
Day 12	34	-0.262	-0.0667	0.25463	0.046 ^{ns}
Day 15	34	-0.695	-0.2000	0.28777	1.599 ^{ns}

หมายเหตุ เครื่องหมาย * มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

ตัวอักษร ns มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

ตารางภาคผนวกที่ 8 ผลการวิเคราะห์ความแปรปรวนคุณภาพทางจุลินทรีย์ของมังคุดคัด เมื่อเก็บรักษาในถุงพลาสติกโพลีโพรพิลีนและไนลอน/แอลแอลดีพีอี ที่อุณหภูมิ 10°C

SV	DF	SS	MS	F	
Total viable count					
Atmosphere	2	1.5331E+15	7.666E+14	15.064 *	
Package	1	1.5550E+13	1.555E+13	0.306 ^{ns}	
Atmosphere x Package	2	4.8410E+12	2.421E+12	0.048 ^{ns}	
Error	138	7.0224E+15	5.089E+13		
Total	144	1.2282E+16			
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	22	0.644	333.3333	517.66765	2.038 ^{ns}
Day 3	22	0.641	5500.0000	8584.8410	0.304 ^{ns}
Day 6	22	0.317	34166.667	107801.43	0.153 ^{ns}
Day 9	22	0.077	153333.33	1980537.5	0.024 ^{ns}
Day 12	22	0.589	1750000.0	2972166.8	0.401 ^{ns}
Day 15	22	0.585	2000000.0	3416358.1	0.795 ^{ns}
SV	DF	SS	MS	F	
Lactic acid bacteria					
Atmosphere	2	6.5075E+15	3.254E+15	11.127 *	
Package	1	6.9026E+13	6.903E+13	0.236 ^{ns}	
Atmosphere x Package	2	1.1543E+14	5.772E+13	0.197 ^{ns}	
Error	138	4.0353E+16	2.924E+14		
Total	144	5.1463E+16			
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	22	-0.169	-0.8333	4.91724	0.016 ^{ns}
Day 3	22	0.631	58.3333	92.48942	2.896 ^{ns}
Day 6	22	0.404	1308.3333	3239.8550	1.045 ^{ns}
Day 9	22	0.811	94333.333	116352.54	2.673 ^{ns}
Day 12	22	0.678	1329166.7	1959018.6	3.134 ^{ns}
Day 15	22	0.445	6883333.3	15477869	2.433 ^{ns}

ตารางภาคผนวกที่ 8 (ต่อ)

SV	DF	SS	MS	F	
Mould					
Atmosphere	2	4851.389	2425.694	10.322 *	
Package	1	1.868	1.868	0.008 ^{ns}	
Atmosphere x Package	2	62.402	31.201	0.133 ^{ns}	
Error	138	32429.093	234.993		
Total	144	58128.780			
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	22	-0.371	-2.2333	6.02588	0.462 ^{ns}
Day 3	22	0.303	2.5000	8.23901	0.826 ^{ns}
Day 6	22	0.715	1.1000	1.53902	5.587 ^{ns}
SV	DF	SS	MS	F	
Yeast					
Atmosphere	2	2.5775E+13	1.289E+13	11.710 *	
Package	1	1.9664E+11	1.966E+11	0.179 ^{ns}	
Atmosphere x Package	2	2.7481E+11	1.374E+11	0.125 ^{ns}	
Error	138	1.5188E+14	1.101E+12		
Total	144	1.9425E+14			
T - test	DF	T	MD	SED	F
Day 0	22	0.715	1.1000	1.53902	5.587 ^{ns}
Day 3	22	0.482	2.7000	560.55034	3.426 ^{ns}
Day 6	22	-0.024	-166.6667	7049.5971	0.054 ^{ns}
Day 9	22	1.323	57666.667	43578.679	24.110 ^{ns}
Day 12	22	0.522	50000.000	95705.459	3.483 ^{ns}
Day 15	22	0.355	335666.67	946348.66	1.246 ^{ns}

หมายเหตุ เครื่องหมาย * มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

ตัวอักษร ns มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)