

การพัฒนาวัสดุคอมโพสิตจากแบคทีเรียเซลลูโลสร่วมกับแอนโทไซยานินผสม
วัสดุโครงข่ายโลหะ - อินทรีย์ชนิด ZIF-8 เพื่อตรวจสอบความสดของอาหารประเภทเนื้อสัตว์สด
**Development of Composite Materials from Bacterial Cellulose Incorporated with Anthocyanin
and ZIF-8 Metal–Organic Framework for Monitoring the Freshness of Raw Meat)**

กิม พักรกริก ญัฐดนัย เสี่ยงไพเราะ และเจตนิพิฐ บุญเฉลิมรัตน์*

มนัส สิริโชติธรรม

¹โรงเรียนวิทยาศาสตร์จุฬารามราชวิทยาลัย เพชรบุรี ต.เขาใหญ่ อ.ชะอำ จ.เพชรบุรี 76120

*E-mail: 67chetnipit.boon@pccphet.ac.th

บทคัดย่อ

การวิจัยนี้มีเป้าหมายเพื่อพัฒนาวัสดุคอมโพสิตชนิดใหม่จากแบคทีเรียเซลลูโลสที่ได้จากวุ้นมะพร้าว (nata coco) ร่วมกับสารแอนโทไซยานินซึ่งเป็นสารสีธรรมชาติที่สามารถเปลี่ยนสีตามระดับความเป็นกรดต่าง และวัสดุโครงข่ายโลหะ-อินทรีย์ชนิด ZIF-8 ที่มีความเสถียรและพื้นที่ผิวสูงวัสดุคอมโพสิตดังกล่าวถูกออกแบบให้มีสมบัติเชิงกลที่เหมาะสมและสามารถทำหน้าที่เป็นตัวตรวจสอบความสดของอาหารจากการเปลี่ยนแปลงของสี ในกระบวนการทดลองแบคทีเรียเซลลูโลสจากวุ้นมะพร้าวถูกปั่นให้เป็นเนื้อเดียวกัน ก่อนนำมาขึ้นรูปเป็นแผ่นฟิล์มและตรึงแอนโทไซยานินร่วมกับ ZIF-8 ในสัดส่วนที่เหมาะสม ผลการทดลองพบว่าแผ่นฟิล์มคอมโพสิตมีความแข็งแรงเชิงกลสูงกว่าแผ่นฟิล์มแบคทีเรียเซลลูโลสอย่างเดียว และยังคงความยืดหยุ่นที่เหมาะสมต่อการใช้งานจริง นอกจากนี้แผ่นฟิล์มคอมโพสิตสามารถแสดงการเปลี่ยนแปลงสีอย่างชัดเจนตามระยะเวลาการเสื่อมของอาหาร โดยมีสีแดงในระยะเวลาที่อาหารยังสด และเปลี่ยนไปสู่สีม่วงในระยะเริ่มเสื่อม และเปลี่ยนเป็นสีน้ำเงินเมื่ออาหารเสื่อมสภาพอย่างชัดเจน ซึ่งสอดคล้องกับการเปลี่ยนแปลงของค่าสีในระบบ CMYK เมื่อเปรียบเทียบกับแผ่นฟิล์มที่ไม่มีการเติม ZIF-8 พบว่าการเติม ZIF-8 ช่วยชะลอการเปลี่ยนแปลงของสีและเพิ่มความเสถียรของแอนโทไซยานินภายใต้สภาวะแวดล้อม ส่งผลให้การแสดงผลสีมีความสม่ำเสมอและชัดเจนมากขึ้น

คำสำคัญ: วัสดุโครงข่ายโลหะ-อินทรีย์, ความสดของอาหาร, แอนโทไซยานิน, แบคทีเรียเซลลูโลส

1. บทนำ

ปัจจุบันผู้บริโภคไม่สามารถตรวจสอบความสดของอาหารได้อย่างแม่นยำจากลักษณะภายนอก ทำให้เสี่ยงต่อการบริโภคอาหารที่เสื่อมคุณภาพ โดยเฉพาะเนื้อสัตว์และอาหารทะเล ซึ่งเมื่อเกิดการเน่าเสียจะปล่อยสารระเหยที่มีฤทธิ์เป็นเบส เช่น แอมโมเนีย (NH₃) และไตรเมทิลเอมีน (TMA) ส่งผลให้ค่า pH ของสภาพแวดล้อมเปลี่ยนแปลงไป

งานวิจัยนี้จึงพัฒนาฟิล์มบ่งชี้ความสดของอาหารจากแบคทีเรียเซลลูโลส แอนโทไซยานิน และ ZIF-8 โดยแอนโทไซยานินทำหน้าที่เป็นสารบ่งชี้การเปลี่ยนแปลงของค่า pH ผ่านการเปลี่ยนสี ขณะที่ ZIF-8 ช่วยเพิ่มความเสถียรของสารสีและเสริมประสิทธิภาพในการตอบสนองต่อสารระเหยจากการเน่าเสีย ส่วนแบคทีเรียเซลลูโลสทำหน้าที่เป็นวัสดุฐานที่มีความแข็งแรงเชิงกลสูง ย่อยสลายได้ทางชีวภาพ และเหมาะสม

สำหรับการพัฒนาต่อยอดเป็นบรรจุภัณฑ์อาหาร
อัจฉริยะในอนาคต

2.วิธีการดำเนินงาน

2.1 การสกัดและการเปลี่ยนสีของแอนโทไซยานิน

การเตรียมสารสกัดแอนโทไซยานินโดยใช้
กะหล่ำปลีม่วง 100.0 กรัม นำมาล้างทำความสะอาด
ด้วยน้ำเปล่า แล้วหั่นเป็นชิ้นเล็กๆ หลังจากนั้นจึงนำไป
สกัดโดยใช้เครื่องสกัดสมุนไพร 200.0
มิลลิลิตรแล้วนำกะหล่ำปลีม่วงที่หั่นไว้ลงไปแช่ใน
สารละลายเป็นเวลา 24 ชั่วโมง แล้วจึงนำไปวัดค่า
ดูดกลืนแสงที่ค่า pH ต่าง ๆ โดยใช้เครื่องยูวี-วิสิ-
เบิล สเปกโตรโฟโตมิเตอร์ (UV-Visible
spectrophotometer) และคำนวณความเข้มข้นของ
แอนโทไซยานินโดยใช้วิธี pH differential

2.2 การเตรียมแผ่นฟิล์มแบคทีเรียเซลลูโลส (BC)

นำแบคทีเรียเซลลูโลสมาล้างด้วยน้ำเปล่า
หลายครั้งจนสะอาด เพื่อลดสิ่งเจือปน จากนั้นตัดเป็น
ชิ้นขนาดเล็กและนำไปปั่นด้วยเครื่องปั่นจนละเอียด
และนำไปกรองเพื่อนำน้ำที่เป็นส่วนเกินออก หลังจาก
นั้นจึงแบคทีเรียเซลลูโลสในปริมาณ 0.3 กรัม แล้ว
นำไปขึ้นรูปโดยใช้แม่พิมพ์ที่มีขนาด 1.5×1.5
เซนติเมตร และนำไปอบแห้งในตู้อบที่อุณหภูมิ 50
องศาเซลเซียส เป็นเวลา 1 ชั่วโมง จนได้แผ่นฟิล์ม BC
ที่มีโครงสร้างคงตัวและพร้อมสำหรับการทดสอบสมบัติ
ต่าง ๆ

2.3 การทดสอบคุณสมบัติของแผ่นฟิล์มแบคทีเรีย เซลลูโลส (BC)

ทำการวัดความหนาของแผ่นฟิล์ม BC โดยใช้
ไมโครมิเตอร์ และทดสอบสมบัติเชิงกล ได้แก่ ความ
ต้านทานแรงดึงและการยืดตัว โดยใช้เครื่องทดสอบ
สมบัติเชิงกลมาตรฐาน นอกจากนี้ทดสอบความสามารถ
ในการดูดซึมน้ำของแผ่นฟิล์มแบคทีเรียเซลลูโลส(BC)
โดยนำแผ่นฟิล์มแบคทีเรียเซลลูโลส(BC) ไปแช่ในน้ำ
กลั่นเป็นเวลา 10 นาที จากนั้นชั่งน้ำหนักก่อนและหลัง
การแช่น้ำ เพื่อนำข้อมูลไปคำนวณค่าการดูดซึมน้ำของ
แผ่นฟิล์ม

2.4 การสังเคราะห์วัสดุโครงข่ายโลหะ-อินทรีย์ชนิด

ZIF-8ด้วยวิธี Room-temperature synthesis

ซึ่ง Zinc (II) nitrate hexahydrate และ 2-methyl
imidazole ละลายในสารละลายเมทานอล 25 มิลลิตร
จากนั้นนำสารละลาย 2-methyl imidazole เทลงใน
สารละลาย Zinc (II) nitrate hexahydrate แล้วกวน
ด้วย magnetic bar เป็นเวลา 3 ชั่วโมง โดยใน 1
ชั่วโมงครั้งแรกจะไม่ได้อุณหภูมิ ใน 1 ชั่วโมงครึ่งหลัง
โดยคุมอุณหภูมิให้ไม่เกิน 40 °C จากนั้นนำสารผสมที่
กวนจนครบ 3 ชั่วโมง มาใส่หลอดปั่นเหวี่ยง แล้วนำไป
เข้าเครื่องปั่นเหวี่ยง 6000 รอบ/นาที เป็นเวลา 10 นาที
เมื่อครบเวลานำสารที่ได้ล้างด้วย ethanol เพื่อล้าง
2-methyl imidazole ส่วนเกินออก และนำไปเข้าเตา
อบ 50°C

2.5 การขึ้นรูปและทดสอบคุณสมบัติของฟิล์มร่วมกับ แอนโทไซยานินและ ZIF-8

นำ Bacterial cellulose 0.3 g ผสมกับ ZIF-
8 ในอัตราส่วน 1, 3, 5, 7 และ 10% โดยมวลของ BC
จากนั้นนำไปอบให้แห้งที่อุณหภูมิ 50 °C เป็นเวลา 1
ชั่วโมง 30 นาที จากนั้นนำฟิล์มที่ได้ไปแช่ในแอนโทไซ-
ยานินความเข้มข้น 100, 75, 50, 25 และ 10%
ตามลำดับ เป็นเวลา 12 ชั่วโมง จากนั้นนำไปทดสอบ
กับไอแอมโมเนีย โดยเก็บข้อมูลในส่วนของสีที่
เปลี่ยนแปลงไป โดยใช้การถ่ายภาพและวิเคราะห์ค่าสี
ในพิกัดของ CMYK ของสีแผ่นฟิล์มที่เปลี่ยนไป

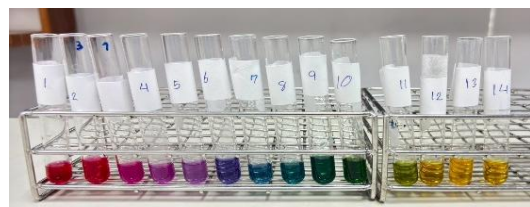
2.6 การทดสอบการเปลี่ยนสีของฟิล์มคอมโพสิตกับ เนื้อสัตว์ที่สภาวะต่างๆ

นำแผ่นฟิล์มคอมโพสิตที่ได้ไปทดสอบกับเนื้อกุ้งใน
ภาชนะปิด ที่เก็บไว้ที่อุณหภูมิ 30 °C เป็นเวลา 12
ชั่วโมง โดยถ่ายรูปการเปลี่ยนแปลงสีของแผ่นฟิล์มทุก
ๆ 1 ชั่วโมง นำไปวิเคราะห์การเปลี่ยนแปลงค่าสีและ
กำหนดเกณฑ์เงื่อนไขการเปลี่ยนแปลงสี ที่สัมพันธ์กับ
ระดับความสดของเนื้อสัตว์

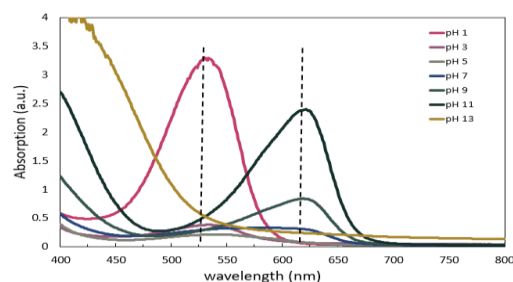
ผลและอภิปรายผล

3.1 ผลการสกัด ตรวจสอบและวิเคราะห์ปริมาณของแอนโทไซยานินจากกะหล่ำปลีม่วง

พบว่าสารสกัดที่ได้จากกะหล่ำปลีม่วงเป็นสารแอนโทไซยานิน โดยสามารถแสดงการเปลี่ยนแปลงของสีอย่างชัดเจนเมื่อสภาพแวดล้อมเปลี่ยนแปลง โดยเฉพาะการเปลี่ยนแปลงของค่า pH ซึ่งสอดคล้องกับพฤติกรรมของแอนโทไซยานินที่มีรายงานไว้ในงานวิจัยหลายฉบับ และเมื่อคำนวณความเข้มข้นของสารแอนโทไซยานินในสารสกัดที่ได้ พบว่า มีค่าเท่ากับ 125 mg/L หรือคิดเป็น 0.24 mg/g ของกะหล่ำปลีม่วง ดังภาพที่ 1 และ 2

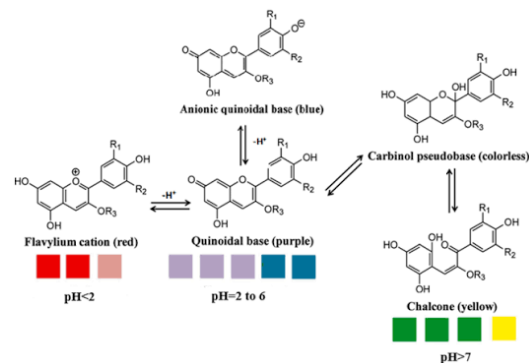


ภาพที่ 1 การเปลี่ยนสีของแอนโทไซยานินที่ pH 1-14



ภาพที่ 2 ค่าการดูดกลืนแสงของแอนโทไซยานินที่ pH ที่แตกต่างกัน

สำหรับการเปลี่ยนสีที่สังเกตของสารแอนโทไซยานินได้เกิดจากการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างทางเคมีของแอนโทไซยานินจากโครงสร้างฟลาโวลีเนียมแคตไอออนในสภาวะกรด ซึ่งให้สีแดง ไปเป็นโครงสร้างควิโนอิดัลเบสในสภาวะเป็นกลางที่ใหสีม่วงหรือสีน้ำเงิน และเมื่ออยู่ในสภาวะต่าง โครงสร้างจะเปลี่ยนไปเป็นรูปคาร์บินอลซูโดเบสหรือชาลโคน ส่งผลให้สีเปลี่ยนเป็นสีเขียว สีเหลือง การเปลี่ยนแปลงดังกล่าวเกิดจากการเปลี่ยนตำแหน่งของอิเล็กตรอนในโครงสร้างวงแหวนของโมเลกุล ดังภาพที่ 3 ซึ่งมีผลต่อพฤติกรรมการดูดกลืนแสงของสาร



ภาพที่ 3 การเปลี่ยนแปลงโครงสร้างทางเคมีของแอนโทไซยานินในสภาวะต่างๆ

3.2 ผลการทดสอบคุณสมบัติของฟิล์มที่ขึ้นรูปจาก Bacterial cellulose

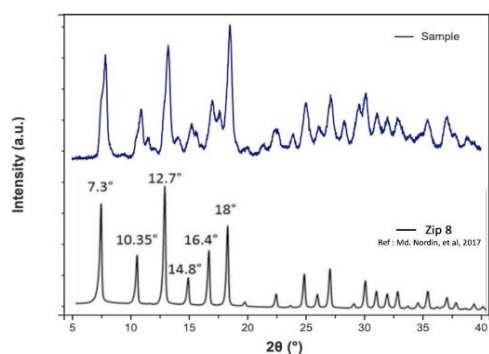
ปริมาณ BC	Thickness (mm)	Water absorption (%)	Resistance force (N)	Stress ($\times 10^5$ Pa)
BC 0.2 g	0.04	166.53	0	0
BC 0.3 g	0.052	187.87	0.1	1.28
BC 0.4 g	0.064	196.71	0.3	3.125
BC 0.5 g	0.084	205.78	0.4	3.17
BC 0.6 g	0.115	257.25	0.6	3.48

ตารางที่ 1 ผลการทดสอบคุณสมบัติของแผ่นฟิล์ม

จากการทดลองศึกษาเมื่อเปรียบเทียบฟิล์มแบคทีเรียเซลลูโลสที่เตรียมจากปริมาณ BC ต่างกัน พบว่าฟิล์มที่ใช้ BC 0.2 กรัมมีความหนาและสมบัติเชิงกลต่ำ โดยแทบไม่สามารถรับแรงหรือเกิดการยืดตัวได้ ขณะที่เมื่อเพิ่มปริมาณ BC เป็น 0.4–0.6 กรัม แม้ฟิล์มจะมีค่าแรงต้านทานสูงขึ้น แต่ความหนาที่เพิ่มมากอาจทำให้ฟิล์มแข็งและลดความเหมาะสมในการใช้งาน ในทางตรงกันข้าม ฟิล์มที่ใช้ BC 0.3 กรัมแสดงสมบัติเชิงกลที่ชัดเจนทั้งในด้านแรงต้านทานและความเครียด พร้อมกับยังคงมีความหนาที่เหมาะสม จึงมีความสมดุลระหว่างความ

ด้านแรงต้านทานและความเครียด พร้อมกับยังคงมีความหนาที่เหมาะสม จึงมีความสมดุลระหว่างความแข็งแรงและความยืดหยุ่นมากที่สุดเมื่อเทียบกับปริมาณอื่น ดังตารางที่ 1

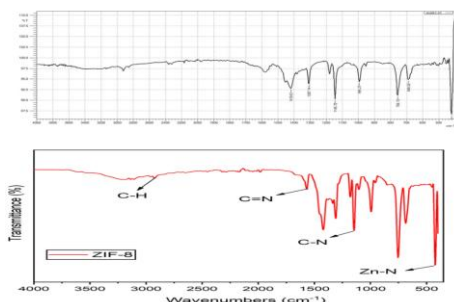
3.3 ผลการสังเคราะห์วัสดุโครงข่ายโลหะ-อินทรีย์ชนิด ZIF-8



ภาพที่4 XRD pattern ที่ได้จากการวิเคราะห์โครงสร้างผลึกของ ZIF-8

จากภาพที่ 4 พบว่า MOF ที่สังเคราะห์ขึ้นมีตำแหน่งพิกการแทรกสอดตรงกับที่มีการรายงานจากงานวิจัยของ Janosh Cravillon ทำให้สามารถยืนยันได้ว่า MOF ที่สังเคราะห์ขึ้น คือ ZIF-8

เมื่อเปรียบเทียบผล FTIR ของเรากับงานวิจัย พบว่าตำแหน่งพิกสำคัญอยู่ใกล้เคียงกัน เช่น บริเวณประมาณ 690, 1145 และ 1400–1450 cm^{-1} ซึ่ง เป็นพิกที่เกี่ยวข้องกับโครงสร้างของ ZIF-8 แม้ว่าค่าพิกจะไม่ตรงกันทั้งหมดแต่ความแตกต่างเล็กน้อยนี้เป็นเรื่องปกติและอาจเกิดจากวิธีการสังเคราะห์หรือการเตรียมตัวอย่างที่ต่างกัน ดังนั้นจากความคล้ายคลึงของพิกหลักจึงสามารถสรุปได้ว่า MOF ที่สังเคราะห์ขึ้นมีโครงสร้างของ ZIF-8 ดังภาพที่5



ภาพที่5 FTIR spectra จากการวิเคราะห์องค์ประกอบโครงสร้างทางเคมี

จากการศึกษาผลของตัวแปรต่าง ๆ ในการสังเคราะห์ ที่ส่งผลต่อ %Yield ของ ZIF-8 ที่สังเคราะห์ได้ ได้ผลดังตารางที่ 2 ซึ่งจากผลพบว่า การสังเคราะห์โดยใช้อัตราส่วนของ Zn : Imidazole : Methanol เป็น 1 : 8 : 270 และใช้เวลาทำปฏิกิริยา 3 ชั่วโมง ได้ค่า %Yield สูงที่สุด

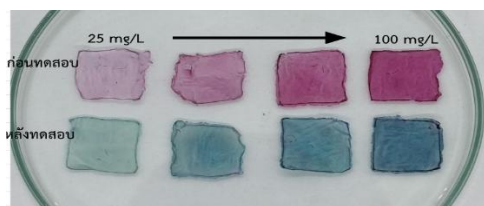
Zn ²⁺ : Hmim : Methanol : Time	%Yield
1 : 8 : 270 : 3hr.	54%
1 : 4 : 270 : 3hr.	27%
1 : 8 : 540 : 3hr.	23%
1 : 8 : 270 : 8hr.	40%
1 : 8 : 270 : 16hr.	46%

ตารางที่2 ค่า %Yield ของ ZIF-8 ที่สังเคราะห์ได้ภายใต้เงื่อนไขต่าง ๆ

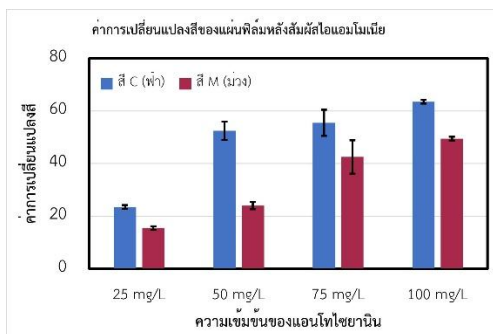
3.4 ผลการทดสอบคุณสมบัติของฟิล์ม BC/ZIF-8/Anthocyanin

ในเบื้องต้นคณะผู้จัดทำได้ทดสอบความสามารถในการเปลี่ยนสีของแผ่นฟิล์ม BC/Anthocyanin ที่เงื่อนไขต่าง ๆ เพื่อหาเงื่อนไขที่เหมาะสมสำหรับเตรียมฟิล์มเพื่อใช้งาน โดยมีประเด็นที่ศึกษา ดังนี้

(1) ผลของความเข้มข้นของสารสกัดแอนโทไซยานิน โดยทำการแช่แผ่นฟิล์ม BC ในสารละลายแอนโทไซยานินเข้มข้น 25, 50, 75 และ 100 mg/L เป็นเวลา 12 ชั่วโมง จากนั้นนำมาสัมผัสกับไอแอมโมเนียบนที่ภาพสีของฟิล์มที่เปลี่ยนไป และวิเคราะห์พิกัดสีเพื่อใช้เปรียบเทียบ โดยผลการทดลองเป็นดังภาพที่ 6 – 7 ซึ่งพบว่า เมื่อความเข้มข้นของสารแอนโทไซยานิน เพิ่มขึ้นสีของฟิล์มที่เปลี่ยนไปหลังสัมผัสไอแอมโมเนีย จะขยับจากสีเขียวไปเป็นสีน้ำเงิน โดยเมื่อดูจากค่าพิกัดสีที่เปลี่ยนไปพบว่า ฟิล์มที่แช่ในสารสกัดแอนโทไซยานินเข้มข้น 100 mg/L มีการเปลี่ยนไปของค่าสีฟ้าและสีม่วงมากที่สุด ซึ่งจะทำให้สังเกตด้วยตาเปล่าได้ง่ายที่สุด และเหมาะสมกับการใช้งานต่อไป



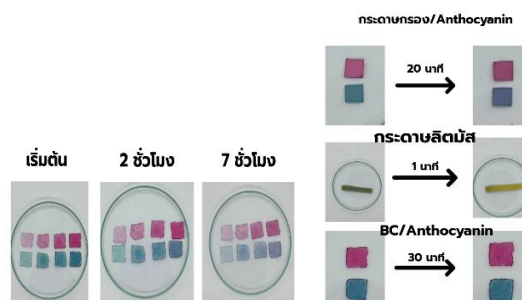
ภาพที่ 6 สีแผ่นฟิล์ม BC ที่แช่ในแอนโทไซยานินความเข้มข้นต่างกันเมื่อสัมผัสกับไอแอมโมเนีย



ภาพที่ 7 กราฟแสดงค่าผลต่างการเปลี่ยนแปลงสีต่อความเข้มข้นของแอนโทไซยานิน

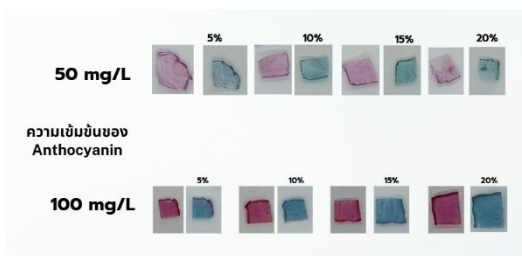
2) ผลของ BC ต่อความเสถียรของการเปลี่ยนสีของสารแอนโทไซยานิน

จากภาพที่ 8 ซึ่งทางผู้วิจัยได้ทดลองเตรียมแผ่นฟิล์มแอนโทไซยานินโดยใช้กระดาษกรอง เพื่อเปรียบเทียบกับกรณีใช้ BC รวมถึงเปรียบเทียบกับการใช้กระดาษลิทมัส ในการทดสอบไอแอมโมเนียด้วย พบว่าแอนโทไซยานินมีพฤติกรรมเปลี่ยนสีแตกต่างกันตามชนิดของวัสดุ โดยบนกระดาษกรองและกระดาษลิทมัส หลังจากสัมผัสไอแอมโมเนียและสีเปลี่ยนไปแล้ว ไม่สามารถคงการเปลี่ยนสีไว้ได้โดยหลังจาก 20 นาที สีจะเปลี่ยนไปอย่างรวดเร็วและเห็นชัด แสดงถึงความไวต่อสภาพแวดล้อมและไม่เสถียร ในขณะที่แอนโทไซยานินบนแผ่นแบคทีเรียเซลลูโลสมีการเปลี่ยนสีเพียงเล็กน้อยแม้ผ่านไบนานกว่า แสดงให้เห็นว่า BC ช่วยเพิ่มความเสถียรของสีได้ดีกว่าวัสดุอื่น



ภาพที่ 8 การเปรียบเทียบคุณสมบัติของแผ่นฟิล์มกับกระดาษกรองและกระดาษลิทมัส

3) ผลของความเข้มข้นของแอมโมเนียต่อการเปลี่ยนสีของแอนโทไซยานิน จากภาพที่ 9 และ ซึ่งเป็นผลจากการทดลองนำแผ่นฟิล์มที่เตรียมได้ ไปทดสอบการเปลี่ยนสีกับไอแอมโมเนียที่มีความเข้มข้นแตกต่างกันในช่วง 0 – 20 % ผลการทดลองพบว่า แผ่นฟิล์มสามารถเปลี่ยนสีได้ทุก ๆ ความเข้มข้นของแอมโมเนียถึงแม้แอมโมเนียจะมีความเข้มข้นที่ต่ำ และสามารถเปลี่ยนได้ไวและชัดเจน อย่างไรก็ตามค่าการเปลี่ยนสีของแผ่นฟิล์มจะเพิ่มขึ้นตามปริมาณความเข้มข้นของแอมโมเนียด้วย ดังภาพที่ 9



ภาพที่ 9 การเปลี่ยนแปลงสีของแผ่นฟิล์มหลังอังไอแอมโมเนียที่มีความเข้มข้นต่างกัน

3.5 ผลการทดสอบฟิล์มคอมโพสิตกับเนื้อสัตว์สด

หลังจากได้แผ่นฟิล์มที่มีความสามารถเปลี่ยนสีได้ตามที่ต้องการแล้วทางผู้วิจัยได้ทดสอบความสามารถในการระบุความสดของเนื้อสัตว์จริง โดยนำแผ่นฟิล์มที่เตรียมขึ้นใส่ในภาชนะปิดที่มีกุ้งสดบรรจุอยู่ จากนั้นถ่ายภาพการเปลี่ยนแปลงทุก ๆ 1 ชั่วโมงและนำภาพที่ได้ไปวิเคราะห์การเปลี่ยนแปลงค่าสี รวมถึงทำแถบสีเพื่อเชื่อมโยงสีของฟิล์มการวัดระดับความสดของกุ้ง โดยจากการทดลองจะพบว่ากุ้งเริ่มเสียในชั่วโมงที่ 4 และ

เน่าในชั่วโมงที่ 9 ดังสังเกตได้จากลักษณะทางกายภาพ และสีของกุ้ง ในภาพที่ 10 และแผ่นฟิล์มที่มีแอนโทไซยานินสามารถแสดงการเปลี่ยนแปลงสีที่ต่างกันได้อย่างชัดเจนตามระยะเวลานั้นซึ่งสัมพันธ์กับการเปลี่ยนแปลงคุณภาพของเนื้อสัตว์ โดยสีของแผ่นฟิล์มเปลี่ยนจากโทนม่วงชมพูในช่วงที่อาหารยังสด ไปเป็นโทนม่วงใน ระยะเริ่มเสื่อม และเปลี่ยนเป็นสีน้ำเงินเข้มเมื่ออาหาร เสื่อมสภาพอย่างชัดเจน แสดงให้เห็นว่าแผ่นฟิล์มมี ศักยภาพในการทำหน้าที่เป็นตัวบ่งชี้ความสดของ อาหาร และสามารถใช้ประเมินการเสื่อมสภาพได้ด้วยการสังเกตสีด้วยตาเปล่า



ภาพที่ 10 สีของแผ่นฟิล์มในระยะของกุ้งสด (ก) เริ่มเน่าเสีย (ข) และ กุ้งเน่า (ค)

สรุปผล

ผลการทดลองพบว่าแอนโทไซยานินที่ตรึงอยู่บนแผ่นฟิล์มแบบที่เรียวเซลลูโลสสามารถแสดงการเปลี่ยนแปลงสีได้อย่างชัดเจนตามการเปลี่ยนแปลงของคุณภาพอาหาร โดยฟิล์มทั้งที่ไม่มีและที่มีการเติม ZIF-8 สามารถใช้เป็นตัวบ่งชี้ความสดของอาหารได้ อย่างไรก็ตาม ฟิล์มที่มี ZIF-8 แสดงความเสถียรของสีที่ดีกว่า โดยการเปลี่ยนแปลงสีเกิดขึ้นอย่างค่อยเป็นค่อยไปและสม่ำเสมอ เมื่อเปรียบเทียบกับฟิล์มที่ไม่มี ZIF-8 ซึ่งมีการเปลี่ยนสีรวดเร็วและเข้มมากกว่า ผลการศึกษาสมบัติเชิงกลของแผ่นฟิล์มพบว่าปริมาณแบบที่เรียวเซลลูโลส 0.3 กรัม เป็นปริมาณที่เหมาะสมที่สุด เนื่องจากให้แผ่นฟิล์มที่มีสมดุลระหว่างความแข็งแรงและความยืดหยุ่น ไม่หนาหรือแข็งจนเกินไป และเหมาะสมต่อการใช้งานจริง เมื่อนำแผ่นฟิล์มดังกล่าวไปแช่ในสารแอนโทไซยานินที่สกัดจากกะหล่ำปลีม่วง ความเข้มข้น 100 mg/L เป็นเวลา 12 ชั่วโมง แล้วนำไปอบให้แห้งเพื่อใช้เป็นแผ่นฟิล์มตรวจสอบความสด

ของอาหาร พบว่าสีของแผ่นฟิล์มเปลี่ยนแปลงตามระยะเวลาอย่างเป็นระบบ โดยฟิล์มที่ไม่มี ZIF-8 สีจะเปลี่ยนจากสีแดงในระยะที่อาหารยังสด ไปเป็นโทนม่วงในระยะเริ่มเสื่อม และเปลี่ยนเป็นโทนน้ำเงินอย่างรวดเร็วเมื่ออาหารเสื่อมสภาพ ในขณะที่ฟิล์มที่มี ZIF-8 ยังคงแสดงลำดับการเปลี่ยนสีในทิศทางเดียวกัน แต่มีอัตราการเปลี่ยนแปลงที่ช้ากว่าและมีความเสถียรของสีสูงกว่า ซึ่งสอดคล้องกับการเปลี่ยนแปลงของค่าสีในระบบ CMYK แสดงให้เห็นว่า ZIF-8 มีบทบาทช่วยยึดและปกป้องแอนโทไซยานิน ลดการเสื่อมสภาพของสีของฟิล์มตรวจสอบความสดของอาหาร

กิตติกรรมประกาศ

โครงการเรื่องนี้มีการดำเนินงานหลายขั้นตอน นับตั้งแต่เริ่มศึกษาค้นคว้าหาข้อมูลเกี่ยวกับโครงการ การแก้ไขปัญหา จนกระทั่งขั้นตอนต่าง ๆ สำเร็จเสร็จสิ้นไปได้ด้วยดี ตลอดระยะเวลาดังกล่าวคณะผู้จัดทำโครงการได้รับความช่วยเหลือและคำแนะนำในด้านต่าง ๆ ตลอดจนได้รับกำลังใจที่ดีจากบุคคลหลายท่าน คณะผู้จัดทำตระหนักและซาบซึ้งในความกรุณาจากทุก ๆ ท่านเป็นอย่างยิ่ง ณ โอกาสนี้ ขอขอบคุณทุก ๆ ท่าน ดังนี้ ขอขอบคุณอาจารย์มนัส สิทธิโชคธรรม อาจารย์ที่ปรึกษาโครงการ และอาจารย์ในกลุ่มสาระการเรียนรู้วิทยาศาสตร์ โรงเรียนวิทยาศาสตร์จุฬารามราชวิทยาลัย เพชรบุรี ที่ได้ให้คำแนะนำและให้ความช่วยเหลือมาโดยตลอด

เอกสารอ้างอิง

Zhang, J., Zhang, J., Zhang, X., Huang, X., Shi, J., Sobhy, R., ... Zou, X. (2024). Ammonia-responsive colorimetric film of phytochemical formulation (alizarin) grafted onto ZIF-8 carrier with poly(vinyl alcohol) and sodium alginate for beef freshness monitoring. *Journal of Agricultural and Food Chemistry*. **72**(20), 11706–11715.