

การวิเคราะห์หาปริมาณโปรตีนที่ละลายน้ำในยางธรรมชาติ และผลิตภัณฑ์ด้วยวิธีโมดิฟายด์ลาวรีชันที่รวดเร็ว

สายรุ้ง อวยพรภกร* และ ขวัญจิตต์ เหมะวิบูลย์

บทคัดย่อ

โปรตีนในยางพารามักก่อให้เกิดอาการแพ้ในผู้ใช้งานจึงมีความจำเป็นในการวิเคราะห์หาปริมาณโปรตีนในน้ำยางข้น การวิเคราะห์ด้วยเทคนิคโมดิฟายด์ลาวรีชันเป็นเทคนิคที่นิยมใช้ในการหาปริมาณโปรตีนในตัวอย่าง ในงานวิจัยนี้โปรตีนที่ละลายได้จากน้ำยางข้นถูกสกัดด้วยสารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ซาลินเข้มข้น 2.5 เท่าด้วยเครื่องไมโครเวฟในครัวเรือนที่กำลังไฟฟ้า 560 วัตต์ เป็นเวลา 60 นาที หลังจากนั้นนำสารละลายโปรตีนที่สกัดได้ทำปฏิกิริยากับสารละลายทองแดง(II) สารละลายฟอสฟอรัส-ซีโอแคลคูลูรีเอเจนต์ โดยมีสารละลายโพแทสเซียมแอนติโมนิเทอร์เทตเป็นตัวเร่งปฏิกิริยา เกิดสารเชิงซ้อนสีน้ำเงินและตรวจวัดที่ความยาวคลื่น 746 นาโนเมตรได้ในช่วงความเข้มข้น 0.05-100 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร โดยมีขีดจำกัดการตรวจวัดเท่ากับ 0.05 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร ขีดจำกัดการวัดเชิงปริมาณเท่ากับ 0.16 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร ซึ่งเทคนิคนี้สามารถนำมาประยุกต์ใช้วิเคราะห์ในตัวอย่างน้ำยางข้นและผลิตภัณฑ์ได้

คำสำคัญ: โปรตีน โมดิฟายด์ลาวรี สเปกโทรโฟโตเมตรี

The Determination of Water Soluble Protein from Natural Rubber Latex and Products by the Rapid Modified Lowry Method

Sairoong Ouypornkochagorn* and Khuanjit Hemavibool

ABSTRACT

Proteins in the natural rubber latex generally lead to allergic reaction in sensitive users. The determination of protein content in condensed rubber latex is crucial. The modified Lowry method was selected to determination of protein content in the samples. The soluble protein from latex was extracted with 2.5X phosphate buffer saline by a household microwave machine at 560 W for 60 minutes. Then these solutions were reacted with copper(II), Follin-Ciocalteu's reagent and potassium antimony tartrate as a catalyst. A blue complex was generated and detected at 746 nm. The dynamic range was 0-100 microgram/milliliter, the limit of detection was 0.05 microgram/milliliter, and the limit of quantification was 0.16 microgram/milliliter. This effective method can be applied for the determination of proteins in condensed rubber and its products.

Keywords: Protein, Modified Lowry, Spectrophotometry

บทนำ

ผลิตภัณฑ์จากยางธรรมชาติ ได้แก่ ลูกโป่ง ลูกมือ ลูกยางอนามัยมีการใช้แพร่หลายทั่วโลก ซึ่งผลิตภัณฑ์เหล่านี้มีข้อดีเนื่องจากมีผู้ใช้งานบางกลุ่มเกิดอาการแพ้โปรตีนที่อยู่ในยางพารา [1-3] ดังนั้นจึงมีความพยายามในการสกัดและวิเคราะห์หาปริมาณโปรตีนในน้ำยางข้นและผลิตภัณฑ์จากยางพารา แล้ววิเคราะห์ด้วยวิธีโมดิฟายด์ลาวรีที่ความยาวคลื่น 745 นาโนเมตร โดยสารละลายฟอสฟอรัสทำปฏิกิริยากับพันธะเปปไทด์จากโปรตีนเกิดสารเชิงซ้อนสีน้ำเงินเข้ม [4, 5] นอกจากนี้ยังพบว่ามีสารเติมสารละลายโพแทสเซียมแอนทิโมนีทาร์เตรต ($(K(SbO)C_4H_4O_6)$) เป็นตัวเร่งปฏิกิริยาในการเกิดปฏิกิริยาฟอสฟอโมลิบเดทโดยไม่ต้องมีการให้ความร้อน [6-8] และมีงานวิจัยหลายงานวิจัยศึกษาการสกัดหาปริมาณโปรตีนที่ละลายน้ำ เช่น การสกัดโปรตีนชนิด Hev b1 และ Hev b3 จากน้ำยางสดด้วยสารละลายผสมระหว่าง ไทรทัน เอ็กซ์-100 (TritonX-100) 0.1% และโซเดียมโดเดซิลซัลเฟตหรือเอสดีเอส (Sodium dodecyl sulfate, SDS) 1% แล้วทำการปั่นเหวี่ยงด้วยความเร็ว 60,000 xg ที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 45 นาที ในขณะที่ Hev b2 สามารถสกัดได้ด้วยสารละลายผสมระหว่าง Tris-HCl pH 7.4 50 มิลลิโมลาร์ และไททัน เอ็กซ์-100 (TritonX-100) 0.2% นอกจากนี้ยังพบว่า Hev b1 สามารถสกัดได้ด้วยสารละลายบัฟเฟอร์ ฟอสเฟต (PBS) pH 1N4 [9] ในขณะที่ตั้งบริบูรณ์และคณะพบว่า โปรตีนสามารถสกัดได้ด้วย $CaCl_2$ และ โซเดียมโดเดซิลซัลเฟต (SDS) ที่ $25 \pm 5^\circ C$ เป็นเวลา 120 นาที แล้วจึงนำไปวิเคราะห์หาปริมาณด้วยวิธีโมดิฟายด์ลาวรี [10] ในขณะที่ด้านวนิชกุลเลือกใช้โพลีเอทิลีนไกลคอลในการสกัดโปรตีนจากยางน้ำยางด้วยความเร็วต่ำในเวลา 30 นาที [11] ส่วนวิธีมาตรฐานสำหรับการวิเคราะห์โปรตีนที่ละลายน้ำในน้ำยางและผลิตภัณฑ์จากน้ำยางด้วยวิธีโมดิฟายด์ลาวรี (ASTM D5712-10) ทำการสกัดโปรตีนจากผลิตภัณฑ์จากยางพาราด้วยสารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ซาลีน (พีบีเอส, PBS) ซึ่งพบว่าใช้เวลา 120 นาที สำหรับการสกัดและใช้เวลาอย่างน้อย 45 นาทีสำหรับการเกิดสารเชิงซ้อนสีน้ำเงินเข้มสำหรับการวัดด้วยเทคนิคโมดิฟายด์ลาวรี [4] ซึ่งคณะผู้วิจัยได้ทำการศึกษาในงานที่ผ่านมา พบว่า โปรตีนสามารถสกัดได้ด้วยสารละลาย PBS โดยมีเครื่องไมโครเวฟในครัวเรือนช่วย [12] ซึ่งพบว่า โปรตีนจากน้ำยางข้นสามารถสกัดออกมาภายในเวลา 60 นาที ดังนั้นในงานวิจัยนี้จึงต้องการพัฒนาวิธีวิเคราะห์โปรตีนด้วยวิธีโมดิฟายด์ลาวรีให้มีความรวดเร็ว โดยการเติมสารละลายโพแทสเซียมแอนทิโมนีทาร์เตรต ($(K(SbO)C_4H_4O_6)$) เป็นตัวเร่งปฏิกิริยา แล้วนำมาประยุกต์ใช้กับสารตัวอย่างน้ำยางข้นและลูกมือยางพารา

เครื่องมือและอุปกรณ์

เครื่องมือที่ใช้ประกอบด้วย เครื่องชั่ง 4 ตำแหน่ง (Sartorius รุ่น BSA224S-CW) เครื่องวัดค่าการดูดกลืนแสงชนิดลำแสงคู่ (Jusco รุ่น V-650) เครื่องไมโครเวฟครัวเรือน (Sharp รุ่น R-687P) เครื่องผสมสาร (Ika) เครื่องปั่นเหวี่ยง (Hermle รุ่น Z206A) เป็นต้น

วิธีการทดลอง

การศึกษาสภาวะที่เหมาะสมสำหรับการวิเคราะห์โปรตีนที่มีการเติมสารละลายโพแทสเซียมแอนทิโมนี-เทอร์เทรต

ปิเปตสารละลายมาตรฐานโปรตีนโบวีนเซรัมอัลบูมิน (BSA) 100 $\mu\text{g/mL}$ จำนวน 1.2 mL ใส่ในหลอดทดลอง จากนั้นเติมสารละลายต่างๆ ดังต่อไปนี้ Na_2CO_3 0.21 mol/L, NaOH 0.11 mol/L, $\text{Na}_2\text{C}_4\text{H}_4\text{O}_6$ 8 mmol/L และ $\text{K}(\text{SbO})\text{C}_4\text{H}_4\text{O}_6$ 0.8 mmol/L และ CuSO_4 2 mmol/L แล้วจึงปรับปริมาตรแต่ละหลอดทดลองเป็น 2.2 mL ด้วยน้ำกลั่น ผสมให้เข้ากันโดยใช้เครื่องผสมสาร แล้วตั้งทิ้งไว้ 15 นาทีเพื่อให้เกิดปฏิกิริยาไบยูเรตอย่างสมบูรณ์ จากนั้นเติมสารละลายฟอลิน-ซีโอแคลตุ 12% v/v เขย่าให้เข้ากันโดยใช้เครื่องผสมสาร แล้วตั้งทิ้งไว้ 30 นาทีสำหรับการเกิดปฏิกิริยาลาวรีอย่างสมบูรณ์ แล้วนำสารละลายมาตรฐาน BSA มาวัดค่าการดูดกลืนแสงในช่วง 400-800 nm ด้วยเครื่อง UV-VIS spectrophotometer เพื่อหาความยาวคลื่นที่สารละลายมาตรฐาน BSA ดูดกลืนแสงสูงสุด โดยทำการเปรียบเทียบกับวิธีมาตรฐาน ASTM-D5712-10 [4] (ไม่มีการเติมสารละลาย $\text{K}(\text{SbO})\text{C}_4\text{H}_4\text{O}_6$) โดยทำการปิเปตสารละลายมาตรฐานโปรตีนโบวีนเซรัมอัลบูมิน (BSA) 100 $\mu\text{g/mL}$ ใส่ในหลอดทดลอง แล้วเติมสารละลาย Na_2CO_3 , NaOH, $\text{Na}_2\text{C}_4\text{H}_4\text{O}_6$ และ CuSO_4 ความเข้มข้นเดียวกับการเติมสารละลาย $\text{K}(\text{SbO})\text{C}_4\text{H}_4\text{O}_6$ แล้วตั้งทิ้งไว้ 15 นาที จากนั้นเติมสารละลายฟอลิน-ซีโอแคลตุ 12% v/v เขย่าให้เข้ากันโดยใช้เครื่องผสมสาร แล้วตั้งทิ้งไว้ 30 นาทีแล้วนำไปวัดการดูดกลืนแสงในช่วงเดียวกับวิธีที่มีการเติมสารละลายโพแทสเซียมแอนทิโมนีเทอร์เทรตหลังจากนั้นศึกษาหาความเข้มข้นที่เหมาะสมของสารละลายต่างๆ และหาระยะเวลาที่เหมาะสมในการทำปฏิกิริยาไบยูเรตและปฏิกิริยาลาวรีสำหรับการศึกษาหาปริมาณโปรตีนด้วยเทคนิคโมดิฟายด์ลาวรีที่มีการเติมสารละลายโพแทสเซียมแอนทิโมนีเทอร์เทรต แล้วสร้างกราฟมาตรฐานและขีดจำกัดการตรวจวัด (L.O.D.) และขีดจำกัดหาปริมาณ (L.O.Q.) ด้วยสมการ $\text{L.O.D.} = 3S_d/b$ และ $\text{L.O.Q.} = 10S_d/b$ เมื่อ S_d คือส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐานของสัญญาณที่วัดได้ และ b คือ ความชันของกราฟมาตรฐาน [13]

การวิเคราะห์ปริมาณโปรตีนจากตัวอย่างน้ำยางข้นและถุงมียางพารา

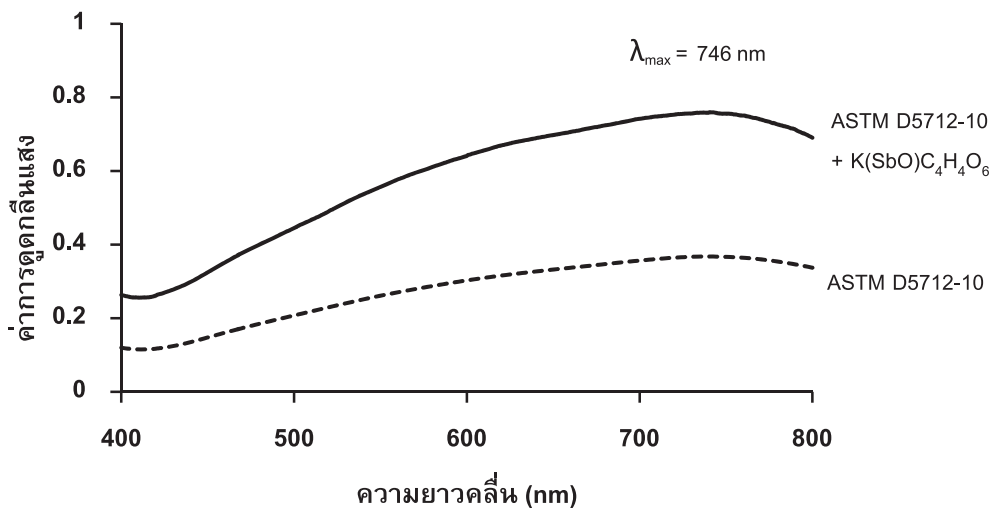
ตัดตัวอย่างถุงมียางพาราให้มีขนาดประมาณ 4-6 มม. แล้วล้างแปรงออกด้วยน้ำกลั่น จากนั้นทิ้งไว้ให้แห้ง แล้วชั่งตัวอย่างน้ำยางข้นและถุงมียางพารามา 0.5 g ด้วยเครื่องชั่งละเอียด 4 ตำแหน่ง ใส่ลงในหลอดเซนต์ปิวัสพลาสติกขนาด 50 mL จากนั้นเติมสารละลาย PBS 2.5 เท่า จำนวน 5 mL แล้วนำไปใส่ในกล่องมีฝาปิดที่มีน้ำบรรจุอยู่ นำเข้าเครื่องไมโครเวฟในครัวเรือนด้วยกำลังไฟฟ้า 560 W เป็นเวลา 20 นาที แล้วตั้งทิ้งไว้ให้เย็น ทำการแยกน้ำเซรัมออกจากเนื้อยาง

สำหรับการวิเคราะห์ด้วยการตกตะกอนทำโดยปิเปตน้ำเซรัมที่สกัดได้จากตัวอย่างถุงมียางพาราและน้ำยางข้น จำนวน 2 mL ใส่ลงในหลอดเซนต์ปิวัสพลาสติกขนาด 50 mL เติมสารละลายดีออกซีโคลเลท (DOC) จำนวน 200 μL และเติมสารละลายผสมกรดไตรคลอโรอะซิติก (TCA) กับสารละลายกรดฟอสฟอรัสติก (PTA) (1:1) ปริมาตร 400 μL เพื่อตกตะกอนโปรตีน แล้วนำไปปั่นเหวี่ยงที่ความเร็ว 3500 rpm เป็นเวลา 20 นาที ละลายตะกอนของโปรตีนด้วย NaOH ปริมาตร 4 mL แล้วนำไปวิเคราะห์หาปริมาณโปรตีนที่มีการเติมสารละลายโพแทสเซียมแอนทิโมนีเทอร์เทรตด้วยวิธีกราฟมาตรฐานและการเติมสารมาตรฐาน

ผลการทดลอง

การศึกษาความยาวคลื่นที่เหมาะสมสำหรับการวิเคราะห์โปรตีนที่มีการเติมสารละลายโพแทสเซียมแอนทิโมนีทาร์เทรต

นำสารละลายมาตรฐาน BSA 100 $\mu\text{g/mL}$ ผสมกับสารละลายโมดิฟายด์ลาร์วี่ทั้งที่มีและไม่มี การเติมสารละลายโพแทสเซียมแอนทิโมนีทาร์เทรต ($\text{K}(\text{SbO})\text{C}_4\text{H}_4\text{O}_6$) แล้วตั้งทิ้งไว้ 15 นาที จากนั้นเติม สารละลายฟอลิน-ซีโอแคลตุ 50%v/v ตั้งทิ้งไว้ 30 นาที (ตามวิธีมาตรฐาน ASTM D5712-10) [4] แล้วนำมาวัดค่าการดูดกลืนแสงในช่วง 400-800 nm ได้ผลดังรูปที่ 1 ซึ่งพบว่า การเติมสารละลาย $\text{K}(\text{SbO})\text{C}_4\text{H}_4\text{O}_6$ สามารถเร่งการเกิดสีให้เกิดเร็วขึ้นและมีค่าการดูดกลืนแสงของสารละลายโปรตีนเพิ่มขึ้น เนื่องจากแอนทิโมนีทาร์เทรตเกิดปฏิกิริยากับสารละลายโมลิบดีนัมเกิดโมลิบดีนัมแอนทิโมนีลฟอสเฟต $(\text{PSb}_2\text{Mo}_{10}\text{O}_{40})^{3-}$ [14] ซึ่งทำให้ปฏิกิริยาการเกิดสารเชิงซ้อนเร็วขึ้น แล้วจึงเกิดสารเชิงซ้อนกับโปรตีน [15] โดยมีการดูดกลืนแสงสูงสุดที่ความยาวคลื่น 746 nm เช่นเดียวกับสารละลายโปรตีนที่ไม่มีแอนทิโมนีทาร์เทรต

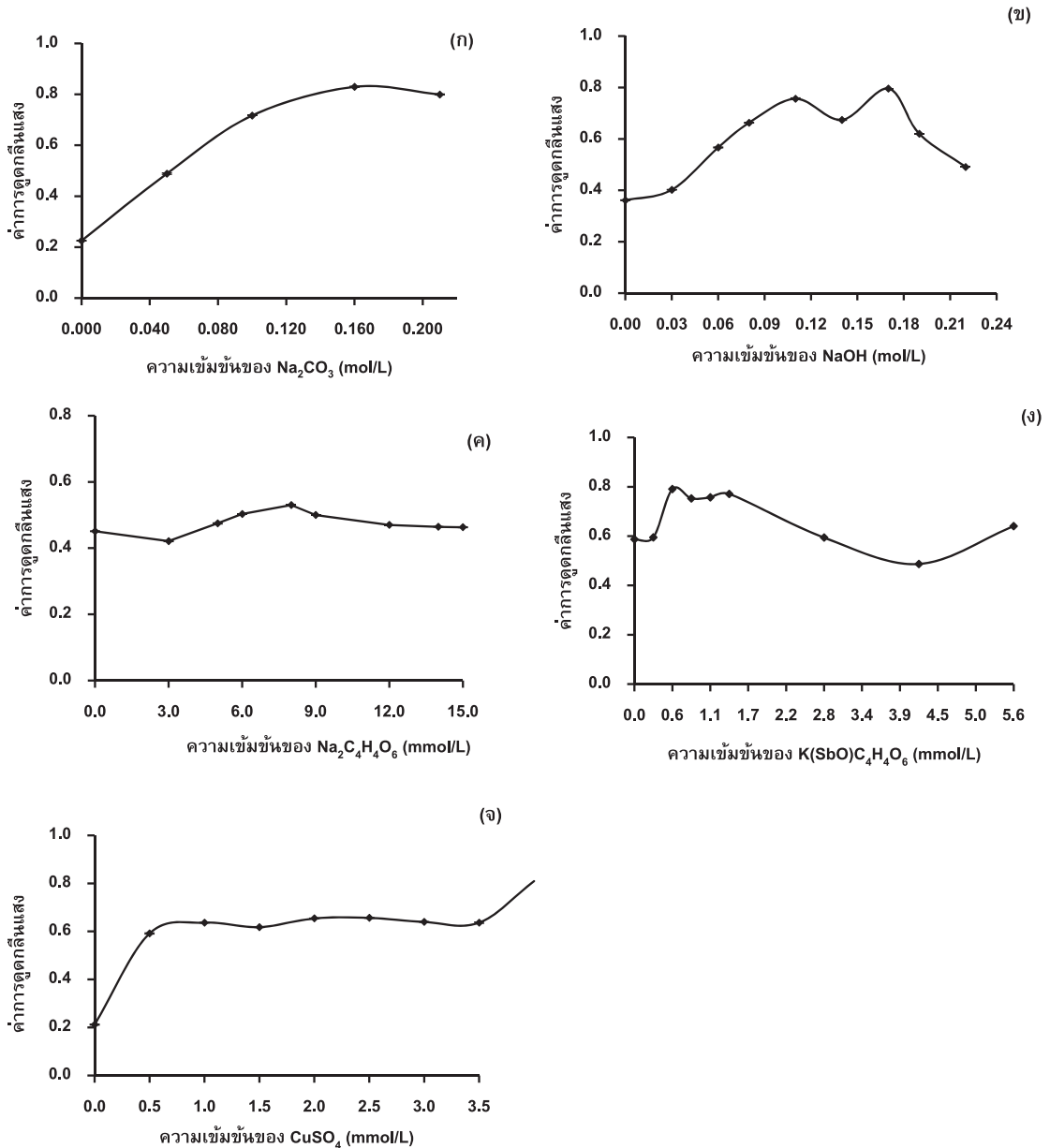


รูปที่ 1 การดูดกลืนแสงของสารละลายมาตรฐาน BSA 100 $\mu\text{g/mL}$ ด้วยวิธีโมดิฟายด์ลาร์วี่ เมื่อไม่มีการเติมสารละลาย $\text{K}(\text{SbO})\text{C}_4\text{H}_4\text{O}_6$ (เส้นประ) และเติมสารละลาย $\text{K}(\text{SbO})\text{C}_4\text{H}_4\text{O}_6$ (เส้นทึบ)

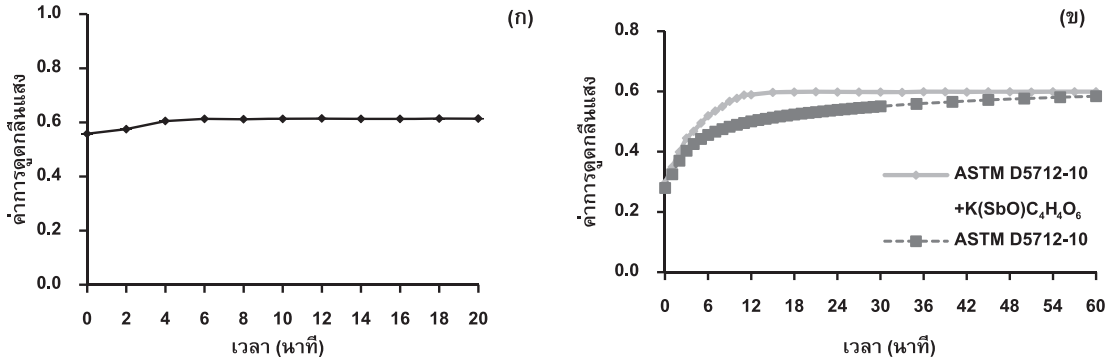
การศึกษาความเข้มข้นที่เหมาะสมของสารละลายโมดิฟายด์ลาร์วี่ที่มีการเติมสารละลายโพแทสเซียมแอนทิโมนีทาร์เทรต

เมื่อนำสารละลายมาตรฐาน BSA 100 $\mu\text{g/mL}$ ผสมกับสารละลายโมดิฟายด์ลาร์วี่ที่มีการเติมสารละลาย $\text{K}(\text{SbO})\text{C}_4\text{H}_4\text{O}_6$ โดยทำการศึกษาความเข้มข้นของ Na_2CO_3 NaOH $\text{Na}_2\text{C}_4\text{H}_4\text{O}_6$ $\text{K}(\text{SbO})\text{C}_4\text{H}_4\text{O}_6$ และ CuSO_4 ซึ่งเป็นขั้นตอนการเกิดปฏิกิริยาไบยูเรต และเติมสารละลายฟอลิน-ซีโอแคลตุ ได้ผลดังรูปที่ 2 รวมทั้งศึกษาระยะเวลาที่ใช้ในเกิดปฏิกิริยาไบยูเรตและลาร์วี่ แล้วนำมาวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 746 nm ได้ผลดังรูปที่ 3 จากรูปที่ 2(ก) พบว่า ความเข้มข้นที่เหมาะสมของ Na_2CO_3

ในสารละลายโมดิฟายด์ลาวรีที่มีการเติมแอนติโมนีทาร์เทรต คือ 0.160 mol/L จากรูปที่ 2(ข) พบว่า NaOH มีผลต่อสภาพของสารเชิงซ้อนโปรตีนที่เกิดขึ้น โดยเมื่อความเข้มข้นของ NaOH มากขึ้นสารเชิงซ้อนที่เกิดขึ้นจะเกิดตะกอนของ $Sb(OH)_3$ [16] หรือโปรตีนเกิดการเสียสภาพในสภาวะเบส ทำให้โปรตีนตกตะกอนลงมา [16] ดังนั้นความเข้มข้นของ NaOH ที่เหมาะสม คือ 0.11 mol/L และจากรูปที่ 2(ค) พบว่าความเข้มข้นของทาร์เทรตไม่มีผลต่อการเปลี่ยนแปลงของการดูดกลืนแสงของโปรตีน BSA ดังนั้นจึงเลือกความเข้มข้นตามวิธีมาตรฐาน คือ 8 mmol/L ส่วนรูปที่ 2(ง) พบว่า ถ้าเติม $K(SbO)C_4H_4O_6$ มากเกินไป สารตัวอย่างจะขุ่นจากการตกตะกอนของ Sb ในรูปของ $Sb(OH)_3$ [16] ดังนั้นความเข้มข้นที่เหมาะสมของ $K(SbO)C_4H_4O_6$ คือ 0.6 mmol/L ส่วนรูปที่ 2(จ) พบว่า ความเข้มข้นของ $CuSO_4$ ที่เหมาะสม คือ 1.0 mmol/L โดยพบว่า การเติมสารละลาย $CuSO_4$ ลงไปมากเกินไป (ความเข้มข้นมากกว่า 3.5 mmol/L) จะเกิดการตกตะกอนของ $Cu(OH)_2$ และเมื่อพิจารณาระยะเวลาทั้งในขั้นตอนการเกิดสารเชิงซ้อนในปฏิกิริยาไบยูเรตและปฏิกิริยาลาวรี พบว่า ในรูปที่ 3(ก) การเติม $K(SbO)C_4H_4O_6$ ทำให้เกิดปฏิกิริยาไบยูเรตทันที ปฏิกิริยาเกิดได้อย่างรวดเร็วตั้งแต่เริ่มศึกษา ซึ่งรวดเร็วกว่าวิธีมาตรฐาน ASTM D5712-10 [4] ซึ่งต้องตั้งให้เกิดปฏิกิริยาไบยูเรตสมบูรณ์เป็นเวลา 15 นาที ดังนั้นการเติมสารละลายแอนติโมนีทาร์เทรตในการทดลองนี้ทำให้โปรตีนเกิดปฏิกิริยาไบยูเรตได้รวดเร็วขึ้น ในขณะที่รูปที่ 3(ข) พบเช่นกันว่า การเติม $K(SbO)C_4H_4O_6$ ทำให้ปฏิกิริยาลาวรีเกิดได้รวดเร็วขึ้น และการดูดกลืนเริ่มคงที่หลังจากตั้งทิ้งไว้ 15 นาที ในขณะที่วิธีมาตรฐานการดูดกลืนแสงจะเริ่มคงที่หลังจากตั้งทิ้งไว้อย่างน้อย 30 นาที ดังนั้นการทำปฏิกิริยาของโปรตีนกับสารละลายโมดิฟายด์ลาวรีที่มีการเติมสารละลายแอนติโมนีทาร์เทรตจึงใช้เวลาในการทำปฏิกิริยาทั้งสิ้น 15 นาที ในขณะที่วิธีมาตรฐาน ASTM D5712-10 ใช้เวลาทำปฏิกิริยาทั้งสิ้น 45 นาที



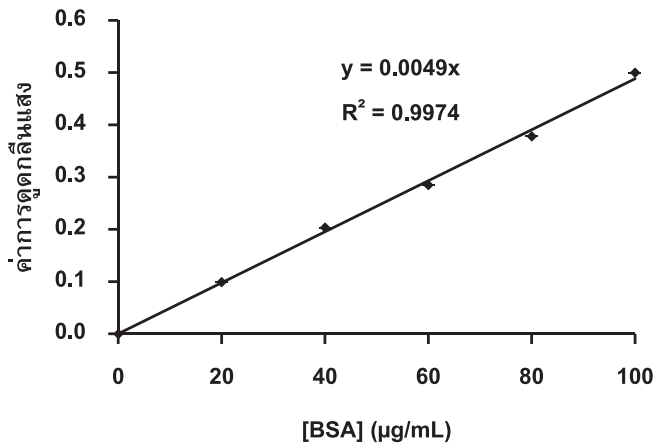
รูปที่ 2 อิทธิพลของความเข้มข้นของ (ก) Na_2CO_3 (ข) NaOH (ค) $\text{Na}_2\text{C}_4\text{H}_4\text{O}_6$ (ง) $\text{K}(\text{SbO})\text{C}_4\text{H}_4\text{O}_6$ และ (จ) CuSO_4 ที่มีต่อการดูดกลืนแสงของสารละลายมาตรฐาน BSA 100 $\mu\text{g}/\text{mL}$ ด้วยวิธีโมดิฟายด์ลาร์วี่ที่มีการเติมสารละลายโพแทสเซียมแอนทิโมนิแทร์เทรต ($n=3$)



รูปที่ 3 ระยะเวลาที่มีผลต่อการดูดกลืนแสงของสารละลายมาตรฐาน BSA 100 $\mu\text{g/mL}$ ด้วยวิธีโมดิฟายด์ลาร์วีที่มีการเติมสารละลายโพแทสเซียมแอนทิโมนิฮาร์เทรต โดย (ก) ระยะเวลาการเกิดปฏิกิริยาไบยูเรต แล้วกำหนดระยะเวลาในการเกิดปฏิกิริยาลาร์วีเท่ากับ 30 นาทีและ (ข) ระยะเวลาการเกิดปฏิกิริยาลาร์วี ($n=3$) โดยเส้นทึบคือ การศึกษาตามวิธี ASTM D5712-10+K(SbO)C₄H₄O₆ และเส้นประคือการศึกษาตามวิธี ASTM D5712-10 ซึ่งกำหนดระยะเวลาในการเกิดปฏิกิริยาไบยูเรต เท่ากับ 15 นาที

กราฟมาตรฐานและขีดจำกัดการตรวจวัดสำหรับการวิเคราะห์โปรตีนด้วยปฏิกิริยาสารละลายโมดิฟายด์ลาร์วีที่มีการเติมสารละลายโพแทสเซียมแอนทิโมนิฮาร์เทรต

เมื่อนำสารละลายมาตรฐานโปรตีน BSA ในช่วงความเข้มข้น 0-100 $\mu\text{g/mL}$ มาทำปฏิกิริยากับสารละลายโมดิฟายด์ลาร์วีที่มีการเติมแอนทิโมนิฮาร์เทรตได้ผลดังรูปที่ 4



รูปที่ 4 กราฟมาตรฐานของสารละลายมาตรฐาน BSA ด้วยวิธีโมดิฟายด์ลาร์วีที่มีการเติมสารละลายโพแทสเซียมแอนทิโมนิฮาร์เทรต ($n=3$)

จากรูปที่ 4 พบว่า กราฟมาตรฐานโปรตีนมาตรฐานมีช่วงความเป็นเส้นตรงในช่วง 0-100 µg/mL โดยมีความสัมพันธ์เท่ากับ $y = 0.0049x$ ($R^2 = 0.9974$) และมีค่าขีดจำกัดการตรวจวัด (LOD) และขีดจำกัดการวิเคราะห์เชิงปริมาณ (LOQ) เท่ากับ 0.05 µg/mL และ 0.16 µg/mL ตามลำดับ

การวิเคราะห์ปริมาณโปรตีนในตัวอย่างน้ำยางชันและถุงมือยางพารา

เมื่อทำการวิเคราะห์ตัวอย่างน้ำยางชันและถุงมือยางด้วยวิธีดังกล่าว ได้ผลการทดลองดังตาราง 1

ตาราง 1 ปริมาณโปรตีนในตัวอย่างน้ำยางชันและถุงมือยางพาราที่ได้จากการคำนวณโดยวิธีการสร้างกราฟมาตรฐาน และการเติมสารมาตรฐาน BSA (n=3)

ตัวอย่าง	วิธีเตรียมตัวอย่าง	ปริมาณโปรตีนในตัวอย่าง (mg/g)		ร้อยละการคืนกลับ
		กราฟมาตรฐาน	การเติมสารมาตรฐาน	
น้ำยางชัน	ตกตะกอน	6.1 ± 0.4	6.5 ± 0.5	101.3
	ไม่ตกตะกอน	9.8 ± 0.6	10.9 ± 0.8	98.6
ถุงมือยางพารา	ตกตะกอน	0.6 ± 0.02	0.5 ± 0.01	100.7
	ไม่ตกตะกอน	0.9 ± 0.01	0.5 ± 0.02	99.2

ในการวิเคราะห์ปริมาณโปรตีนในตัวอย่างน้ำยางชันและถุงมือยางพาราด้วยสร้างกราฟมาตรฐานและกราฟมาตรฐานชนิดการเติมสารมาตรฐาน พบว่าการเตรียมตัวอย่างสำหรับการวิเคราะห์หาปริมาณโปรตีนในตัวอย่างน้ำยางชันและถุงมือยางพาราด้วยการตกตะกอนและไม่ตกตะกอนมีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) โดยการวิเคราะห์ปริมาณโปรตีนแบบตกตะกอนในตัวอย่างทั้งสองชนิดมีปริมาณโปรตีนน้อยกว่าแบบไม่ตกตะกอน ซึ่งเกิดจากการรบกวนของสารในน้ำยาง [17] เช่น สารที่ใช้ในการรักษาสภาพน้ำยาง ได้แก่ แอมโมเนีย และสารจำพวก secondary preservative ที่ใช้ในการทำลายเชื้อจุลินทรีย์ในน้ำยาง ซึ่งมี 2 ประเภท คือประเภทที่เป็นสารเคมี เช่น ฟีนอล อัลโฟเนต เป็นต้น และสารแอนติไบโอติก เช่น ซิงค์ออกไซด์ (ZnO) เตตระเมทิลโทลูอีนไดซัลไฟด์ (TMTD) เป็นต้น ดังนั้นในการวิเคราะห์สารตัวอย่างที่มีสารรบกวนในปริมาณมากจึงควรทำการตกตะกอนโปรตีนก่อนนำไปวิเคราะห์ เมื่อศึกษาหาค่าร้อยละการคืนกลับในตัวอย่างทั้งสองชนิด พบว่า ค่าร้อยละการคืนกลับอยู่ในช่วง 98.6-101.3 แสดงว่า สิ่งเจือปนในน้ำยางชันไม่มีผลต่อปริมาณโปรตีนที่เติมเข้าไป

สรุปและวิจารณ์ผลการทดลอง

การวิเคราะห์โปรตีนด้วยวิธีโมดิฟายด์ลาร์วีที่มีการเติมสารละลายโพแทสเซียมแอนทิมอนิเอตที่โมเน็ทาร์เทรต ซึ่งประกอบด้วย สารละลาย Na_2CO_3 0.16 mol/L, NaOH 0.11 mol/L, $\text{Na}_2\text{C}_4\text{H}_4\text{O}_6$ 8 mmol/L, $\text{K}(\text{SbO})\text{C}_4\text{H}_4\text{O}_6$ 0.6 mmol/L, CuSO_4 1 mmol/L และ Folin-ciocalteu's reagent 12% v/v ตั้งทิ้งไว้ 15 นาที แล้วนำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงสูงสุดที่ 746 nm มีช่วงความเป็นเส้นตรงในช่วง 0-100 $\mu\text{g}/\text{mL}$ โดยมีความสัมพันธ์ระหว่างค่าการดูดกลืนแสงและความเข้มข้นของสารมาตรฐานโปรตีน เท่ากับ $y = 0.0049 \times$ ($R^2 = 0.9974$) โดยมีขีดจำกัดการตรวจวัด L.O.D. และ L.O.Q. เท่ากับ 0.05 $\mu\text{g}/\text{mL}$ และ 0.16 $\mu\text{g}/\text{mL}$ ตามลำดับ และเมื่อนำไปวิเคราะห์หาปริมาณโปรตีนในตัวอย่างน้ำยางชันและถุงมือยางพารา พบว่ามีปริมาณโปรตีนในตัวอย่างน้ำยางชันประมาณ 6.1-10.9 mg/g และในตัวอย่างถุงมือยางพาราประมาณ 0.5-0.9 mg/g โดยมีค่าร้อยละการคืนกลับอยู่ในช่วงที่ยอมรับได้

กิตติกรรมประกาศ

งานวิจัยขอขอบคุณทุนสนับสนุนการทำวิจัยจากงบประมาณแผ่นดินมหาวิทยาลัยรัตนนคร และภาคีวิชาเคมีที่สนับสนุนอุปกรณ์และเครื่องมือสำหรับงานวิจัย

เอกสารอ้างอิง

1. Geiger, J. W., Davis, N. M., Blakemore, W. S. and Long, G. L. 1987. A Method for Determining Total Nitrogen in Kjeldahl Digestion Solution Using a Centrifugal Analyser. *Journal of Automatic Chemistry*. 9(2): 72-76.
2. Periago, M. J., Ros, G., Martinez, C. and Rincón, F. 1996. Variations of Non-protein Nitrogen in Six Spanish Legumes according to the Extraction Method used. *Food Research International*. 29(5-6): 489-494.
3. Lynch, J. M. and Barbano, B. M., 1999. Kjeldahl Nitrogen Analysis as a Reference Method for Protein Determination in Dairy Products. *Journal of AOAC International*. 82(6): 1389-1401.
4. ASTM International, 2010. ASTM D5712-10, Standard Test Method for Analysis of Aqueous Extractible Protein in Natural Rubber and its Products Using the Modified Lowry Method. West Conshohocken, PA,
5. Tori, E. A., Cazzoli, A. F. and Tapiz, L. M. 1998. Phosphorus in Oil. Production of Molybdenum Blue Derivative at Ambient Temperature Using Noncarcinogenic Reagents. *Journal of the American Oil Chemists' Society*. 75(1): 41-44.
6. Dhar, R. K., Zheng, Y., Rubenstone, J., and van Geen, A. 2004. A Rapid Colorimetric for Measuring Arsenic Concentrations in Groundwater. *Analytica Chimica Acta*. 526(2): 203-209.

7. Moonrungsee, N., Pencharee, S., and Jakmune, J. 2015. Colorimetric Analyzer Based on Mobile Phone Camera for Determination of Available Phosphorus in Soil. *Talanta*. 136: 204-209.
8. Lowry, O. H., Rosebrough, N. J., Farr, A. L., and Randall, R. J. 1951. Protein Measurement with the Folin Phenol Reagent. *Journal of Biological Chemistry*. 193(1): 265-275.
9. Sontimuang, C., Suedee, R., Canyak, B., Phadoongsombat, N., and Dickert, F. L. 2011. Development of a Rubber Elongation Factor, Surface-imprinted Polymer-quartz Crystal Microbalance Sensor, for Quantitative Determination of Hev b1 Rubber Latex Allergens Present in Natural Rubber Latex Products. *Analytica Chimica Acta*. 687(2): 184-192.
10. Tangboriboon, N., Phudkrachang, P., Mulsow, L., Kunchornsup, W., and Sirivat, A. 2012. Removal of Water Extractable Proteins from Concentrated Natural Rubber Latex by Eggshells. *Journal of Elastomers Plastics*. 45(3): 253-269.
11. Danwanichakul, D., Rattanaphan, O., Srisatjang, J., and Danwanichakul, P. 2014. Extraction of Protein from Skim Natural Rubber Latex Using PEG as a Surfactant via Low Speed Centrifugation and Continuous Flow. *Journal of Applied Polymer Science*. 131(4): 1-9.
12. Ouypornkochagorn, S., Hemavibool, K. 2015. The Extraction of the Water Soluble Protein from Rubber Latex by Household Microwave Machine. In: Proceeding of Pure and Applied Chemistry International Conference 2015. 21-23 January 2015; Bangkok, Thailand. p. 113-116.
13. Şengül, Ü. 2016. Comparing Determination Methods of Detection and Quantification Limits for Aflatoxin Analysis in Hazelnut. *Journal of Food and Drug Analysis*. 24(1): 56-62.
14. Takahashi, M., and Tanaka, M. 2012. Analysis of Complex-formation Reaction in Molybdenum Blue Method by ESI-MS. *Bunseki Kagaku*. 60(12): 1049-1054.
15. Sun, H., Yan S. C, Cheng, W. S. 2000. Interaction of Antimony with Tripeptide Glutathione Implication for Its Mode of Action. *European Journal of Biochemistry*. 267(17): 5450-7.
16. Patent US 4078917A. 1978. Extraction of Antimony Trioxide from Antimony Sulfide Ore.
17. George, U. U., Andy, J. A., and Joseph, A. 2014. Biochemical and Phytochemical Characteristics of Rubber Latex (*Heavea brasiliensis*) Obtained from a Tropical Environment in Nigeria. *International Journal of Scientific & Technology Research*. 3(8): 377-380.

ได้รับบทความวันที่ 29 กรกฎาคม 2559
ยอมรับตีพิมพ์วันที่ 20 กุมภาพันธ์ 2560

