

การศึกษากระบวนการผลิตซีอิ๊วจากถั่วมะแฮะและถั่วเหลือง

สารนิพนธ์
ของ
ภาคีรา อุปจักร์

เสนอต่อบัณฑิตวิทยาลัย มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ เพื่อเป็นส่วนหนึ่งของการศึกษา
ตามหลักสูตรปริญญาการศึกษามหาบัณฑิต สาขาวิทยาศาสตร์ศึกษา

พฤษภาคม 2550

การศึกษากระบวนการผลิตซีอิ๊วจากถั่วมะแฮะและถั่วเหลือง

สารนิพนธ์
ของ
ภาคีรา อุปจักร์

เสนอต่อบัณฑิตวิทยาลัย มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ เพื่อเป็นส่วนหนึ่งของการศึกษา
ตามหลักสูตรปริญญาการศึกษามหาบัณฑิต สาขาวิทยาศาสตร์ศึกษา
พฤษภาคม 2550
ลิขสิทธิ์เป็นของมหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ

การศึกษากระบวนการผลิตซีอิ๊วจากถั่วมะแฮะและถั่วเหลือง

บทคัดย่อ
ของ
ภาคีรธา อุปจักร์

เสนอต่อบัณฑิตวิทยาลัย มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ เพื่อเป็นส่วนหนึ่งของการศึกษา
ตามหลักสูตรปริญญาการศึกษามหาบัณฑิต สาขาวิทยาศาสตร์ศึกษา
พฤษภาคม 2550
ลิขสิทธิ์เป็นของมหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ

ภคธีรา อุปจักร์.(2550) การศึกษากระบวนการผลิตซีอิ๊วจากถั่วมะแฮะและถั่วเหลือง. สารนิพนธ์
กศ.ม. (วิทยาศาสตร์ศึกษา). กรุงเทพฯ: บัณฑิตวิทยาลัย มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ.
อาจารย์ที่ปรึกษา: รองศาสตราจารย์ ดร. พรพิมล ม่วงไทย

ถั่วมะแฮะเป็นถั่วชนิดหนึ่งที่มีคุณค่าอาหารครบถ้วน จึงถูกนำไปเป็นอาหารโดยตรง แต่
อย่างไรก็ตามยังมีรายงานเกี่ยวกับการการแปรรูปถั่วมะแฮะเป็นผลิตภัณฑ์อื่นๆ น้อยมาก การวิจัยนี้
มีจุดประสงค์เพื่อพัฒนาผลิตภัณฑ์ถั่วมะแฮะให้เป็นซีอิ๊ว โดยทำการหมักระหว่างถั่วมะแฮะกับถั่ว
เหลืองในอัตราส่วนต่างๆ เป็น 5 สูตร สูตรที่ 1 (100:0) สูตรที่ 2 (80:20) สูตรที่ 3 (60:40) สูตรที่ 4
(40:60) และสูตรที่ 5 (20:80) โดยทำการเปรียบเทียบกับหมักด้วยถั่วเหลืองล้วนเป็นสูตร
ควบคุม (สูตรที่ 6) ซึ่งในการวิจัยนี้ได้ทำการศึกษา การเปลี่ยนแปลงระหว่างกระบวนการหมักเป็น
เวลานาน 3 เดือน โดยติดตามการเปลี่ยนแปลงปริมาณเอนไซม์ อะไมเลส โปรตีเอส ปริมาณกรด
อินทรีย์ ปริมาณกรดอะมิโน ปริมาณจุลินทรีย์ และค่า pH เมื่อครบตามกำหนดจึงผลิตเป็นซีอิ๊วและ
นำไปตรวจสอบคุณภาพอีกครั้ง โดยการวิเคราะห์ปริมาณโปรตีน น้ำตาล เกลือ โลหะทองแดง
แคดเมียม และตะกั่ว ตามมาตรฐานอุตสาหกรรม จากผลการศึกษาพบว่าปริมาณของเอนไซม์
อะไมเลสอยู่ในช่วง 361.86-930.49 ยูนิตต่อกรัม กิจกรรมของเอนไซม์สูงขึ้นตามอัตราส่วนของถั่ว
เหลืองที่เพิ่มขึ้น สำหรับปริมาณของเอนไซม์นี้อยู่ในช่วง 108.08-683.93 ยูนิตต่อกรัม กิจกรรมของ
เอนไซม์โปรตีเอสต่ำในช่วงแรกของการหมักและเพิ่มขึ้นตามเวลา จากการวัดปริมาณกรดอินทรีย์พบ
ปริมาณกรดแลคติกอยู่ในช่วง 0.01-5.94 กรัมต่อกิโลกรัม ปริมาณกรดอะซิติกอยู่ในช่วง 0.62-2.33
กรัมต่อกิโลกรัม แต่ไม่พบกรดซิตริก ปริมาณกรดอะมิโนที่ตรวจพบมีทั้งหมด 16 ชนิด และพบ กลูตา
เมตมากที่สุด 1200 มิลลิกรัมต่อ 100 กรัม ปริมาณจุลินทรีย์ที่ตรวจพบว่าปริมาณ แบคทีเรียมี
ความสัมพันธ์กับกิจกรรมของเอนไซม์ทั้งสอง และค่า pH ที่ตรวจวัดได้ในช่วงแรกอยู่ในระดับสูงและ
ลดลงเมื่อเวลาการหมักผ่านไป 20 วัน สำหรับผลการวิเคราะห์หาปริมาณโปรตีน น้ำตาล เกลือ ใน
ซีอิ๊วที่ทดลองทุกสูตรพบว่า ปริมาณโปรตีนร้อยละ 5.45 - 6.98 ปริมาณน้ำตาลร้อยละ 0.09 - 0.19
ปริมาณเกลือในซีอิ๊วแต่ละส่วนผสมอยู่ในช่วงร้อยละ 11.9 - 13.7 ตรวจปริมาณโลหะทั้งสามชนิดพบ
เพียงชนิดเดียว คือ ตะกั่ว ซึ่งมีไม่เกิน 1 ส่วนในล้านส่วน พิจารณาผลการวิเคราะห์พบว่าหมัก
ในสูตรที่ 3 ซึ่งมีถั่วมะแฮะร้อยละ 60 โดยน้ำหนัก มีความเหมาะสมเพื่อพัฒนาเป็นผลิตภัณฑ์ซีอิ๊ว
ต่อไป งานวิจัยนี้แสดงให้เห็นว่าถั่วมะแฮะสามารถใช้เป็นวัตถุดิบทดแทนถั่วเหลืองในการผลิตซีอิ๊วได้
บางส่วน

STUDY OF PROCESSING SOY SAUCE FROM PIGEON PEA AND SOY BEAN

AN ABSTRACT

BY

PHAKHATHIRA OUPAJAK

Presented in Partial Fulfillment of the Requirements
For the Master of Science degree in Science Education
At Srinakharinwirot University

May 2550

Phakhathira Oupajak. (2007). *Study of Processing Soy Sauce from Pigeon Pea and Soy Bean*. Master's Project, M.Ed. (Science Education). Bangkok: Graduate School, Srinakharinwirot University. Project Advisor: Associate Professor Dr. Pornpimol Muangthai

Pigeon pea is one type of bean which full of nutritional value and it was used directly as food. However there was a few report about processed product from pigeon pea, thus the aim of research is to developed the soy sauce product from pigeon pea by fermentation process. The different ratios between pigeon pea and soy bean were studied for 5 formula as formula 1(100:0) formula 2 (80:20) formula 3 (60:40) formula 4 (40:60) formula 5 (20:80) and compared with controlled formula which made of pure soy bean (formula 6). In this work, the biochemical change of fermentation process for 3 months were examined from koji to moromi process by monitoring the amylase enzyme activities, protease enzyme activities, organic acid content, amino acid content, microorganism and pH. All those fermentation medias were produced to soy sauce and quality testing by analysis protein, sugar, salt, lead ,cadmium and copper content as referred in the standard AOAC method. The result showed that amylase contents were in the range of 361.81-930.49 unit/g and its activities increased as increased soy bean content. Protease content were in the range of 108.08-683.93 unit/g and its activities depended on the time of fermentation, lactic acid contents were in the range of 0.01-5.94 g/kg, acetic acid contents were in the range of 0.62-2.33 g/kg and citric acid was not founded in this work. Furthermore 16 amino acids were measured and glutamate was the highest (1200 mg/100 g). The microbial content in each formula correlated with both enzyme activities. The pH value was high at the initial of fermentation and decreased after 20 days of fermentation. The results were shown that the salt contents were in the range of 11.9 – 13.7% , the protein contents were in the range of 5.45–6.98% , total sugar contents were in the range of 0.09-0.19 % and only lead was detected in soy sauce not exceed than 1 ppm. Those formulated soy sauces not differ from the controlled sauce. The soy sauce that contains pigeon peas 60 % showed the best properties to further produce commercial soy sauce. This research presents that pigeon peas can be the replacer of soy bean as raw material in production of soy sauce.

ประกาศคุณูปการ

สารนิพนธ์ฉบับนี้สำเร็จสมบูรณ์ได้ด้วยดี เนื่องจากได้รับพระมหากรุณาธิคุณจากสมเด็จพระเทพรัตนราชสุดาฯ สยามบรมราชกุมารี ผู้วิจัยขอโน้มรำลึกถึงพระมหากรุณาธิคุณในพระองค์ที่ทรงมีพระมหากรุณาธิคุณโครงการส่งเสริมคุณภาพการศึกษาในโรงเรียนถิ่นทุรกันดาร พื้นที่อำเภอบ่อเกลือ และอำเภอเฉลิมพระเกียรติ จังหวัดน่าน อันเป็นจุดเริ่มต้นของการพัฒนาครูถิ่นทุรกันดารให้ได้รับการศึกษาในระดับมหาวิทยาลัย สาขาวิทยาศาสตร์ศึกษา ซึ่งนับเป็นเกียรติอันสูงสุดที่ข้าพเจ้าได้รับการศึกษาในระดั้มหาบัณฑิต และจะได้นำความรู้ที่ได้ไปพัฒนาเด็กนักเรียนต่อไป

ขอกราบขอบพระคุณ รองศาสตราจารย์ ดร. พรพิมล ม่วงไทย ประธานควบคุมสารนิพนธ์ที่กรุณาให้คำปรึกษา คำแนะนำ ตลอดจนการแก้ไขปัญหาและข้อบกพร่องต่างๆ อันเกิดขึ้นในงานวิจัยและการเขียนสารนิพนธ์

ขอกราบขอบพระคุณสถาบันส่งเสริมการสอนวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี ที่ได้สนับสนุนทุนการศึกษาผ่านโครงการส่งเสริมคุณภาพการศึกษาโรงเรียนถิ่นทุรกันดาร ในสมเด็จพระเทพรัตนราชสุดาฯ สยามบรมราชกุมารี ขอกราบขอบพระคุณ ดร.ไว ประทุมผาย ที่กรุณาให้ความช่วยเหลือ คำแนะนำในการปฏิบัติการในห้องปฏิบัติการเทคโนโลยีการหมัก ศูนย์พันธุวิศวกรรมและเทคโนโลยีแห่งชาติและขอขอบคุณคุณฉลววัลย์ ชตานนท์ จากศูนย์จุลินทรีย์ สถาบันวิจัยวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีแห่งประเทศไทยที่ให้อุ่นเคราะห้หมอบเชื้อจุลินทรีย์ *Aspergillus oryzae* บริสุทธิ์ เพื่อใช้ในการศึกษาวิจัยกระบวนการหมักในครั้งนี้

ขอกราบขอบพระคุณ รองศาสตราจารย์ ดร.พรพิมล ม่วงไทย อาจารย์ ดร.สมปรารถนา วงศ์บุญหนัก และ ดร. ไว ประทุมผาย ในการเป็นกรรมการสอบปากเปล่าสารนิพนธ์ ตลอดจนการให้คำแนะนำต่างๆ เพื่อให้สารนิพนธ์ฉบับนี้สมบูรณ์ยิ่งขึ้น และขอขอบคณาจารย์ในคณะวิทยาศาสตร์ทุกท่านที่ได้ประสิทธิ์ประสาทวิชาความรู้ ให้ความเมตตาเอาใจใส่แก่ผู้วิจัย

ขอขอบคุณ คุณวนิจ อุปจักร์ ที่ให้ความช่วยเหลือ คำแนะนำ และเป็นกำลังใจแก่ผู้วิจัยและขอขอบคุณ เพื่อน พี่ น้องๆ และนิสิตปริญญาโททุกท่านที่ได้ให้คำแนะนำ ช่วยเหลือ อำนวยความสะดวกและให้กำลังใจแก่ผู้วิจัยตลอดการศึกษาและการทำวิจัย ผู้วิจัยรู้สึกซาบซึ้งในความกรุณาและขอขอบพระคุณทุกๆ ท่านไว้ ณ โอกาสนี้

และขอ ขอบพระคุณบิดา มารดาที่ได้อบรมเลี้ยงดู ให้โอกาสทางการศึกษาที่ดี ให้กำลังใจ และการสนับสนุนด้านการวิจัยด้วยดีตลอดมา และขอขอบพระคุณทุกท่านที่มีได้กล่าวนาม ณ ที่นี้ ที่มีส่วนช่วยให้การวิจัยครั้งนี้สำเร็จลุล่วงด้วยดี

ภาคีรา อุปจักร์

สารบัญ

บทที่	หน้า
1 บทนำ.....	1
ภูมิหลัง.....	1
ความมุ่งหมายของการวิจัย.....	2
ความสำคัญของการวิจัย.....	2
ขอบเขตของงานวิจัย.....	2
นิยามศัพท์เฉพาะ.....	4
2 เอกสารและงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง.....	5
ข้อมูลพื้นฐานวัตถุประสงค์.....	5
ทฤษฎีที่เกี่ยวข้อง.....	12
งานวิจัยที่เกี่ยวข้อง.....	20
3 วิธีดำเนินการวิจัย.....	23
ตอนที่ 1 การดำเนินการทดลองศึกษาผลการเปลี่ยนแปลงและวิเคราะห์ คุณภาพ.....	23
ตอนที่ 2 การเผยแพร่ข้อมูล.....	33
4 ผลการวิจัย.....	35
ผลการศึกษการเปลี่ยนแปลงในระหว่างกระบวนการหมัก.....	35
ผลการวิเคราะห์คุณภาพซีอิ๊วตามมาตรฐานอุตสาหกรรม.....	46
5 สรุปผล อภิปรายผลการวิจัยและข้อเสนอแนะ.....	50
สรุปผลการวิจัย.....	50
การอภิปรายผล.....	51
ข้อเสนอแนะ.....	55
บรรณานุกรม.....	57

สารบัญ (ต่อ)

บทที่	หน้า
ภาคผนวก.....	60
ภาคผนวก ก.....	61
ภาคผนวก ข.....	70
ภาคผนวก ค.....	74
ภาคผนวก ง.....	105
ประวัติย่อผู้วิจัย.....	136

บัญชีตาราง

ตาราง	หน้า
1 ตารางเปรียบเทียบสารอาหารที่จำเป็นระหว่างถั่วมะแฮะกับถั่วเหลือง	10
2 คุณสมบัติของเอนไซม์อะไมเลส.....	12
3 มาตรฐานผลิตภัณฑ์น้ำชีอิ้วของกระทรวงอุตสาหกรรม.....	16
4 สภาวะสำหรับการแยกกรดอะมิโน.....	31
5 ปริมาณเอนไซม์อะไมเลส การหมักแต่ละสูตร.....	61
6 ปริมาณเอนไซม์โปรทีเอส ในการหมักแต่ละสูตร.....	61
7 ปริมาณกรดแลกติกในกระบวนการหมักชีอิ้ว.....	62
8 ปริมาณกรดอะซิติกในกระบวนการหมักชีอิ้ว.....	62
9 ค่า pH ของชีอิ้วแต่ละสูตรตลอดระยะเวลาการหมัก.....	63
10 ปริมาณจุลินทรีย์ แบคทีเรีย ราและยีสต์ ในแต่ละสูตร.....	64
11 ปริมาณกรดอะมิโนในช่วงการหมักเวลา 0 วัน.....	65
12 ปริมาณกรดอะมิโนในช่วงการหมักเวลา 60 วัน.....	66
13 ปริมาณกรดอะมิโนในช่วงการหมักเวลา 90 วัน.....	67
14 ปริมาณโปรตีน ปริมาณน้ำตาล และปริมาณเกลือในน้ำชีอิ้ว.....	68
15 ปริมาณโลหะหนักจากชีอิ้วในแต่ละสูตร.....	68

บัญชีภาพประกอบ

ภาพประกอบ	หน้า
1 ภาพถั่วมะแฮะ.....	5
2 กระบวนการหมักซีอิ๊ว.....	27
3 ปริมาณเอนไซม์อะไมเลสในการหมักแต่ละสูตร.....	36
4 ปริมาณเอนไซม์โปรทีเอสในการหมักแต่ละสูตร.....	37
5 ปริมาณกรดแลกติกในกระบวนการหมักซีอิ๊วแต่ละสูตร.....	39
6 ปริมาณกรดอะซิติกในกระบวนการหมักซีอิ๊วแต่ละสูตร.....	40
7 ปริมาณแบคทีเรียในกระบวนการหมักซีอิ๊วแต่ละสูตร.....	41
8 ปริมาณราและยีสต์ในกระบวนการหมักซีอิ๊วแต่ละสูตร.....	42
9 ค่า pH ในซีอิ๊วแต่ละสูตร ตลอดระยะเวลาหมัก.....	43
10 ปริมาณกรดอะมิโนในระหว่างกระบวนการหมักเวลา 0 วัน.....	44
11 ปริมาณกรดอะมิโนในระหว่างกระบวนการหมักเวลา 60 วัน.....	45
12 ปริมาณกรดอะมิโนในระหว่างกระบวนการหมักเวลา 90 วัน.....	45
13 ปริมาณโปรตีนของซีอิ๊วในแต่ละสูตร.....	46
14 ปริมาณน้ำตาลของซีอิ๊วในแต่ละสูตร.....	47
15 ปริมาณเกลือของซีอิ๊วในแต่ละสูตร.....	48
16 ปริมาณโลหะหนักที่ตรวจพบในซีอิ๊วทั้ง 6 สูตร.....	49
17 กราฟมาตรฐานกรดซิตริก.....	74
18 กราฟมาตรฐานกรดแลกติก.....	74
19 กราฟมาตรฐานกรดอะซิติก.....	75
20 กราฟมาตรฐานเอนไซม์อะไมเลส.....	75
21 กราฟมาตรฐานเอนไซม์โปรทีเอส.....	76
22 โครมาโทแกรมของการวิเคราะห์กรดอะมิโนมาตรฐาน (Standard amino acid).....	76
23 โครมาโทแกรมของสารมาตรฐานตัวอย่างที่ 1.....	77
24 โครมาโทแกรมของสารมาตรฐานตัวอย่างที่ 2.....	77
25 โครมาโทแกรมของสารมาตรฐานตัวอย่างที่ 3.....	78
26 โครมาโทแกรมของสารมาตรฐานตัวอย่างที่ 4.....	78
27 โครมาโทแกรมของสารมาตรฐานตัวอย่างที่ 5.....	79
28 โครมาโทแกรมของสารมาตรฐานตัวอย่างที่ 6.....	79

บัญชีภาพประกอบ(ต่อ)

ภาพประกอบ	หน้า
59 โครมาโทแกรมของซีอีสูตรที่ 4 ระยะเวลาหมัก 75 วัน.....	95
60 โครมาโทแกรมของซีอีสูตรที่ 4 ระยะเวลาหมัก 90 วัน.....	95
61 โครมาโทแกรมของซีอีสูตรที่ 5 ระยะเวลาหมัก 0 วัน.....	96
62 โครมาโทแกรมของซีอีสูตรที่ 5 ระยะเวลาหมัก 10 วัน.....	96
63 โครมาโทแกรมของซีอีสูตรที่ 5 ระยะเวลาหมัก 20 วัน.....	97
64 โครมาโทแกรมของซีอีสูตรที่ 5 ระยะเวลาหมัก 30 วัน.....	97
65 โครมาโทแกรมของซีอีสูตรที่ 5 ระยะเวลาหมัก 45 วัน.....	98
66 โครมาโทแกรมของซีอีสูตรที่ 5 ระยะเวลาหมัก 60 วัน.....	98
67 โครมาโทแกรมของซีอีสูตรที่ 5 ระยะเวลาหมัก 75 วัน.....	99
68 โครมาโทแกรมของซีอีสูตรที่ 5 ระยะเวลาหมัก 90 วัน.....	99
69 โครมาโทแกรมของซีอีสูตรที่ 6 ระยะเวลาหมัก 0 วัน.....	100
70 โครมาโทแกรมของซีอีสูตรที่ 6 ระยะเวลาหมัก 10 วัน.....	100
71 โครมาโทแกรมของซีอีสูตรที่ 6 ระยะเวลาหมัก 20 วัน.....	101
72 โครมาโทแกรมของซีอีสูตรที่ 6 ระยะเวลาหมัก 30 วัน.....	101
73 โครมาโทแกรมของซีอีสูตรที่ 6 ระยะเวลาหมัก 45 วัน.....	102
74 โครมาโทแกรมของซีอีสูตรที่ 6 ระยะเวลาหมัก 60 วัน.....	102
75 โครมาโทแกรมของซีอีสูตรที่ 6 ระยะเวลาหมัก 75 วัน.....	103
76 โครมาโทแกรมของซีอีสูตรที่ 6 ระยะเวลาหมัก 90 วัน.....	103
77 ถั่วมะแฮะต้มสุก.....	105
78 เตรียมถั่วมะแฮะ 100 % กับแป้งข้าวสาลี.....	105
79 การหมักช่วงโคจิ.....	106
80 เชื้อจุลินทรีย์บนเมล็ดถั่ว.....	106
81 การกลับถั่วที่หมักช่วงโคจิ.....	107
82 ขั้นตอนนำถั่วหมักช่วงโคจิลงในไหหมักเพื่อหมักช่วงโมโรมิต่อ.....	107
83 การหมักช่วงโมโรมินาน 2 เดือน.....	108
84 ไหมหมักซีอิ้วช่วงโมโรมิ.....	108
85 โรงหมักซีอิ้ว.....	109
86 หมักครบ 3 เดือน.....	109
87 โปสเตอร์แสดงการเผยแพร่ข้อมูลฯ.....	110
88 ผู้วิจัยถ่ายร่วมกับอาจารย์ที่ปรึกษาร่วมเผยแพร่ข้อมูล.....	111

บทที่ 1

บทนำ

ภูมิหลัง

ถั่วมะแฮะ (Pigeon Pea) มีชื่อทางวิทยาศาสตร์ *Cajanus cajan* Millsp. มีถิ่นกำเนิดที่แอฟริกา แล้วแพร่กระจายไปสู่ อเมริกา อินเดีย ออสเตรเลีย ฮาวาย อินเดีย ต้นถั่วมะแฮะมีลักษณะเป็นไม้พุ่ม มีความสูงประมาณ 1.2 - 3 เมตร ใบมีรูปทรงคล้ายหอก ปลายแคบ (กวง-พฤกษศาสตร์และวัชพืช. 2549: ออนไลน์) ยาวประมาณ 5 - 10 เซนติเมตร และมีขนบางๆ ทั้ง 2 ด้าน ดอกสีเหลืองด้านหลังกลีบดอกมีสีน้ำตาล เส้นผ่านศูนย์กลางดอกประมาณ 2 เซนติ เมตร ฝักมีความยาวประมาณ 5 - 7.6 เซนติเมตร ความกว้างประมาณ 1.3 เซนติเมตร ปลายโค้งมีขน เมล็ดมีเส้นผ่านศูนย์กลาง ประมาณ 0.6 เซนติเมตร มีสีน้ำตาลและมีรูเล็ก ถั่วมะแฮะสามารถขยายพันธุ์โดยการใช้เมล็ด ปลูกง่ายและสามารถปลูกได้เกือบทุกพื้นที่ เนื่องจากเป็นพืชทนแล้งเติบโตเร็ว ในประเทศไทยเรานิยมปลูกถั่วมะแฮะเพื่อใช้ประโยชน์ทางด้านเกษตรกรรมโดยปลูกเป็นพืชคลุมดินเพื่อปรับ ปรับสภาพดินและยังนำไปใช้ในการผลิตอาหารสัตว์ เช่น อาหารลูกโคนม อาหารไก่ไข่ เป็นต้น ส่วนในประเทศอื่น เช่น ที่ประเทศอินเดียนิยมปลูกถั่วมะแฮะเพื่อเป็นแหล่งอาหารโปรตีน โดยการใช้เมล็ดแปรรูปเป็นอาหารโปรตีนสำหรับมนุษย์ (Sing Hu.1991)

ในพื้นที่อำเภอป่าสัก จังหวัดน่าน ได้มีการขยายพันธุ์ถั่วมะแฮะ โดยทำการปลูกตามพื้นที่ว่างของชาวบ้านที่อยู่ในเขตบริการของศูนย์การศึกษาออกโรงเรียน อำเภอป่าสัก เพื่อนำผลผลิตส่วนหนึ่งไปจำหน่ายให้สำนักงานเกษตรอำเภอป่าสัก เพื่อส่งต่อให้สำนักงานพัฒนาที่ดินจังหวัดน่าน สำหรับการขยายพันธุ์ และอีกส่วนหนึ่งเพื่อทดลองทำอาหารเสริมประเภทขนมหวานให้เด็กนักเรียนในศูนย์การศึกษาออกโรงเรียนพื้นที่อำเภอป่าสักได้รับประทานเป็นอาหารเสริม (ปราโมทย์ หมูพยัคฆ์. 2548) นอกจากนี้ยังมีโครงการขยายสู่โรงเรียนสังกัดสำนักงานคณะกรรมการการศึกษาขั้นพื้นฐาน พื้นที่อำเภอป่าสักและชุมชนที่สนใจ ดังนั้นผู้วิจัยมีความสนใจที่จะศึกษากระบวนการแปรรูปถั่วมะแฮะให้เป็นผลิตภัณฑ์อีกประเภทที่จะช่วยเสริมมูลค่าให้แก่ถั่วมะแฮะ โดยจากการศึกษาและค้นคว้าข้อมูลของถั่วมะแฮะที่ได้มีการแปรรูปเป็นผลิตภัณฑ์ชนิดต่างๆ นั้น พบว่ามีการแปรรูปของถั่วมะแฮะเป็นผลิตภัณฑ์อื่นๆ น้อยมาก เพื่อเพิ่มปริมาณการบริโภคถั่วมะแฮะและเพื่อพัฒนาความหลากหลายของผลิตภัณฑ์ที่ทำจากถั่วมะแฮะ ถั่วมะแฮะจึงเป็นทางเลือกใหม่เพื่อใช้ทดแทนถั่วเหลืองเพื่อผลิตซีอิ๊ว ซึ่งโดยทั่วไปซีอิ๊วเป็นผลิตภัณฑ์ที่ผลิตจากหมักถั่วเหลืองเป็นหลัก มีรายงานการผลิตซีอิ๊วจากวัตถุดิบชนิดอื่น เช่น ในประเทศฟิลิปปินส์ใช้ถั่วเหลืองผสมจาวมะพร้าว (Soriano et al. 1967) หรือผสมกับเนื้อมะพร้าว (Baens-Arcega. 1966) กับถั่วmegan pea (Crisostomo et al. 1974) ในประเทศไทยมีรายงานว่ามีการแทนที่ถั่วเหลืองด้วยเมล็ดถั่วมีปีก (winged bean seeds) (Bovounsombat. 1981) เมื่อทำการศึกษาถึงองค์ประกอบโดยรวมของถั่วมะแฮะ พบว่ามีปริมาณคาร์โบไฮเดรตสูงกว่าถั่วเหลือง และคุณสมบัติอื่นที่ใกล้เคียงถั่วเหลือง ดังนั้นจึงมีความเป็นไปได้ที่จะนำถั่วมะแฮะมาเป็นวัตถุดิบในการผลิตซีอิ๊ว หรือเพื่อใช้ถั่ว

มะแะในอัตราส่วนที่เหมาะสม สมในการหมักกับถั่วเหลือง เพื่อให้ได้ซีอิ๊วที่มีรสชาติดีและคุณสมบัติใกล้เคียงกับซีอิ๊วที่ผลิตจากถั่วเหลืองหรือที่มีขายตามท้องตลาด การวิจัยนี้จึงเป็นแนวทางอีกทางหนึ่งที่จะช่วยพัฒนาการผลิตซีอิ๊วจากวัตถุดิบอื่นที่ไม่ใช่ถั่วเหลือง ดังนั้นจึงมีการศึกษาการแปรรูปถั่วมะแะให้เป็นซีอิ๊วในอัตราส่วนที่เหมาะสม รวมถึงมีการศึกษาการใส่ในกระบวนการหมักซีอิ๊ว โดยติดตามการเปลี่ยนแปลงทางชีวเคมีระหว่างกระบวนการหมัก เช่น กิจกรรมของเอนไซม์อะไมเลส เอนไซม์โปรทีเอส การเปลี่ยนแปลงปริมาณจุลินทรีย์ ปริมาณกรดอินทรีย์ที่เกิดจากการผลิตของจุลินทรีย์ ปริมาณกรดอะมิโนต่างๆ เป็นต้น

ความมุ่งหมายของงานวิจัย

1. เพื่อศึกษาหาแนวทางการผลิตซีอิ๊วจากถั่วมะแะ
2. เพื่อศึกษาเปรียบเทียบการหมักซีอิ๊วจากถั่วมะแะกับถั่วเหลืองที่เป็นวัตถุดิบมาตรฐาน รวมถึงศึกษากระบวนการหมักซีอิ๊วจากถั่วมะแะในอัตราส่วนที่เหมาะสมกับถั่วเหลืองเพื่อผลิตซีอิ๊วที่มีคุณสมบัติใกล้เคียงกับซีอิ๊วที่มีขายในท้องตลาด
3. เพื่อศึกษาองค์ประกอบหลักในซีอิ๊วที่ผลิตได้จากถั่วมะแะ
4. เพื่อเผยแพร่ความรู้สู่ชุมชนและโรงเรียนในโครงการพระราชดำริสมเด็จพระเทพรัตนราชสุดาฯ สยามบรมราชกุมารี พื้นที่อำเภอบ่อเกลือ และอำเภอเฉลิมพระเกียรติ

ความสำคัญของงานวิจัย

1. เป็นแนวทางในการพัฒนาถั่วมะแะในท้องถิ่นให้เป็นแหล่งอาหารโปรตีนสูง
2. เป็นแนวทางการพัฒนาความรู้และทักษะการพัฒนากระบวนการผลิตซีอิ๊วจากถั่วมะแะ
3. เป็นแนวทางในการพัฒนาอาหารหมักชนิดอื่นจากถั่วมะแะ
4. เป็นแนวทางในการเพิ่มมูลค่าถั่วมะแะทำให้ท้องถิ่นมีรายได้มากขึ้น
5. เป็นแนวทางการเผยแพร่ความรู้สู่ชุมชนและโรงเรียน

ขอบเขตของงานวิจัย

1. สืบหาข้อมูลพื้นฐาน
 - 1.1 สืบหาข้อมูลพื้นฐานเกี่ยวกับถั่วมะแะในพื้นที่อำเภอบ่อเกลือ จังหวัดน่าน จากศูนย์ภูฟ้าพัฒนา สำนักงานเกษตรอำเภอบ่อเกลือ ศูนย์การศึกษานอกโรงเรียนอำเภอบ่อเกลือ
 - 1.2 สืบหาข้อมูลพื้นฐานเกี่ยวกับสารอาหารในถั่วมะแะ
 - 1.3 ศึกษาข้อมูลพื้นฐานเกี่ยวกับการผลิตซีอิ๊ว
2. การวางแผนการทดลอง
 - 2.1 ศึกษาส่วนประกอบและการเตรียมวัตถุดิบ
 - 2.2 ศึกษากระบวนการหมักและสภาวะการหมักซีอิ๊ว

2.3 พัฒนาการหมักซีอิ๊วจากถั่วมะแฮะ

2.4 วิเคราะห์สารอาหาร

2.5 ศึกษาเปรียบเทียบสภาวะการหมักซีอิ๊วและองค์ประกอบทางอาหารระหว่างซีอิ๊วจากถั่วมะแฮะ ซีอิ๊วจากถั่วเหลือง และซีอิ๊วจากถั่วมะแฮะผสมถั่วเหลือง

3. การทดลอง

3.1 หมักซีอิ๊วจากถั่วมะแฮะ ถั่วเหลือง และจากถั่วมะแฮะผสมถั่วเหลืองในอัตราส่วนต่างๆ โดยน้ำหนัก ดังนี้

สูตรที่ 1 ถั่วมะแฮะ 100 %

สูตรที่ 2 ถั่วมะแฮะ : ถั่วเหลือง = 80 : 20

สูตรที่ 3 ถั่วมะแฮะ : ถั่วเหลือง = 60 : 40

สูตรที่ 4 ถั่วมะแฮะ : ถั่วเหลือง = 40 : 60

สูตรที่ 5 ถั่วมะแฮะ : ถั่วเหลือง = 20 : 80

สูตรที่ 6 ถั่วเหลือง 100 %

3.2 การศึกษาการเปลี่ยนแปลงในระหว่างกระบวนการหมัก

ส่วนผสมในสูตรที่ 1- 6 จะถูกสุ่มตัวอย่างเป็นระยะเวลาต่างๆ กันตลอด 3 เดือน โดยเก็บตัวอย่างใส่ถุง แซ่เย็นที่อุณหภูมิ -4°C แล้วนำไปเตรียมวิเคราะห์ ดังนี้

1. ปริมาณเอนไซม์ อะไมเลส โปรตีเอส ในส่วนผสมแต่ละสูตร

2. ปริมาณกรดอินทรีย์

3. ปริมาณกรดอะมิโน

4. ปริมาณจุลินทรีย์

3.3 การผลิตซีอิ๊วจากส่วนผสมแต่ละสูตร

เมื่อครบกำหนดระยะเวลา 3 เดือน แต่ละส่วนผสมจะถูกนำมาแยกเอาน้ำซีอิ๊วออกมา และนำน้ำซีอิ๊วที่ได้ไป ทำการพาสเจอร์ไรซ์ที่อุณหภูมิ 85 องศาเซลเซียส นาน 10-15 นาที เก็บน้ำซีอิ๊วในขวดแก้ว และนำส่วนหนึ่งไปตรวจสอบคุณภาพต่อไป

3.4 วิเคราะห์คุณภาพซีอิ๊ว

นำน้ำซีอิ๊วไปตรวจวิเคราะห์ คุณภาพทางเคมี ตามมาตรฐาน มอก. ของผลิตภัณฑ์ซีอิ๊ว ได้แก่

1. ปริมาณโปรตีนรวม

2. ปริมาณเกลือ

3. ปริมาณน้ำตาล

4. ปริมาณโลหะหนัก

4. ระยะเวลาและสถานที่ดำเนินการ

1. ระยะเวลาที่ใช้เป็นเวลานาน 1 ปี 1 เดือน เริ่มตั้งแต่วันที่ 1 มกราคม 2549 ถึง 30 มกราคม 2550

2. สถานที่ทำการทดลองหมักซีอิ๊ว บ้านเลขที่ 170 หมู่ 1 ต.บ่อเกลือใต้ อ.บ่อเกลือ จ. น่าน และ ห้องปฏิบัติการทดลองวิจัยสาขาเคมีวิเคราะห์ ภาควิชาเคมี คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ

3. สถานที่ทำการตรวจวิเคราะห์หาปริมาณสารต่างๆ คือ ห้องปฏิบัติการวิเคราะห์ด้วย เครื่องมือ ภาควิชาเคมี คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ และ ศูนย์พันธุวิศวกรรมและเทคโนโลยีชีวภาพแห่งชาติ

นิยามศัพท์เฉพาะ

1. **ถั่วมะแสะ** หมายถึง ถั่วชนิดหนึ่งเป็นไม้พุ่ม เมล็ดมีเส้นผ่านศูนย์กลาง ประมาณ 0.6 เซนติเมตร มีสีน้ำตาลและมีรูเล็ก

2. **กระบวนการผลิตซีอิ๊ว** หมายถึง การนำถั่วเหลือง แปะข้าวสาลี หมักในน้ำเกลือโดยอาศัยการทำงานร่วมกันของจุลินทรีย์ 3 ชนิด คือ เชื้อรา แบคทีเรีย และยีสต์ ใช้เวลาการหมัก 90 วัน หลังจากนั้นกรองเอาน้ำซีอิ๊วที่หมักได้ไปผ่านการฆ่าเชื้อ

3. **กระบวนการผลิตซีอิ๊วจากถั่วมะแสะ** หมายถึง การใช้ถั่วมะแสะเป็นวัตถุดิบหลักหรือใช้ทดแทนถั่วเหลืองบางส่วนในการผลิตซีอิ๊ว โดยใช้ระยะเวลาการหมัก 90 วัน ซึ่งใช้วิธีการผลิตซีอิ๊วตามกระบวนการผลิตซีอิ๊วจากถั่วเหลืองล้วน

4. **การวิเคราะห์ผลระหว่างกระบวนการหมัก** หมายถึง การเก็บตัวอย่างในช่วงของการหมักโมโรมิเป็นระยะๆ โดยเริ่มเก็บวันแรก (0 วัน) 10 20 30 45 60 75 และ 90 วันตามลำดับ และนำไปวิเคราะห์ หาปริมาณเอนไซม์อะไมเลส โปรตีเอส ปริมาณกรดอินทรีย์ ปริมาณกรดอะมิโน ปริมาณจุลินทรีย์ และวัดค่า pH

5. **การวิเคราะห์คุณภาพซีอิ๊วตามมาตรฐานอุตสาหกรรม** หมายถึง การนำซีอิ๊วที่ผ่านการฆ่าเชื้อแล้วนำไปวิเคราะห์คุณภาพหาปริมาณโปรตีน ปริมาณน้ำตาล ปริมาณเกลือ และปริมาณโลหะหนัก

6. **โคจิ (Koji)** หมายถึง การเลี้ยงเชื้อด้วยส่วนประกอบดังนี้คือ ถั่ว (ถั่วเหลืองและ/หรือถั่วมะแสะ) ที่ผ่านการนึ่งสุกแล้ว แปะข้าวสาลี ผสมกันและนำเชื้อรา *A. oryzae* แผ่กระจายไว้ในกระดังเก็บไว้ในอุณหภูมิ 25-30 °C นาน 72 ชั่วโมง สังเกตจะมีสปอร์ของเชื้อคลุ่มเมลิ็ดถั่วเป็นสีเหลืองแกมเขียว เรียกว่า ลูกแป้ง

7. **โมโรมิ (Moromi)** หมายถึง การนำลูกแป้งในช่วงโคจิลงหมักในภาชนะไหดินเคลือบเติมน้ำเกลือความเข้มข้น 20 % โดยให้มีปริมาตรของลูกแป้งต่อน้ำเกลือเป็น 1 ต่อ 1-2 เท่า จากนั้นก็ปิดฝาเพื่อกันแมลงและน้ำฝนเข้า นำโองไปตั้ง ตากแดด กวนเป็นครั้งคราว ระยะเวลาหมักนาน 3 เดือน

บทที่ 2

เอกสารงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง

ในงานวิจัยนี้ผู้วิจัยได้ทำการศึกษาค้นคว้าข้อมูลวิจัยที่เกี่ยวข้องต่างๆ ได้แก่

1. ข้อมูลพื้นฐานวัตถุดิบในการนำมาใช้ในงานวิจัย
2. ทฤษฎีที่เกี่ยวข้อง
3. งานวิจัยที่เกี่ยวข้อง

1. ข้อมูลพื้นฐานวัตถุดิบในการนำมาใช้ในงานวิจัย

1.1 ข้อมูลพื้นฐานถั่วมะแฮะ



ภาพประกอบ 1 ถั่วมะแฮะ

ถั่วมะแฮะมีชื่ออื่นๆ ถั่วแม่ตาย ถั่วระ (ภาคกลาง) ถั่วแรด (ชุมพร) มะแฮะ มะแฮะต้น (ภาคเหนือ) ชื่อวิทยาศาสตร์ *Cajanus cajan* Millsp. ชื่อสามัญ Angola Pea, Congo Pea, Pigeon Pea อยู่ในวงศ์ LEGUMINOSAE ชื่อพ้อง *Cajanus indicus* Spreng. ในปัจจุบันนี้มีการเพาะปลูกถั่วมะแฮะกันอย่างกว้างขวางโดยเฉพาะในแถบเขตร้อน เนื่องจากถั่วมะแฮะเจริญเติบโตได้ในสภาวะที่ดินไม่อุดมสมบูรณ์ ทนต่อสภาพภูมิอากาศที่แห้งแล้งได้ดี เช่น เติบโตได้ในพื้นที่ที่มีปริมาณน้ำฝนน้อยกว่า 650 มิลลิเมตรต่อปี นอกจากนี้ยังเป็นพืชที่โตเร็วสามารถให้ร่มเงากับ

พืชผักสมุนไพรได้ ลักษณะเป็นไม้พุ่ม สูง 1.2-3 เมตรหรือมากกว่าแตกกิ่งก้านกว้างประมาณ 2 เมตร และเมื่อเติบโตถึง 120-150 วัน จะออกดอกและให้ดอกได้ตลอดปี ถั่วมะแสะมีใบรูปหอกถึงแหลม แคบปลายแหลมยาว 5-10 เซนติเมตร มีขนบางๆ ทั้ง 2 ด้านดอกสีเหลืองด้านหลังสีน้ำตาลเส้นผ่านศูนย์กลางดอก 2 เซนติเมตร ลักษณะของฝักยาว 5-7.6 เซนติเมตร กว้าง 1.3 เซนติเมตร ปลายโค้ง มีขน เมล็ดมีขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง 0.6 เซนติเมตร สีน้ำตาลมีรูเล็กๆ สีขาว ฝักเป็นฝักถั่ว โดยแต่ละฝักจะมีเมล็ดถั่วประมาณ 9 เมล็ด ลักษณะทางกายภาพของเมล็ดถั่วมะแสะมีเปลือกห่อหุ้มเมล็ดหนา เนื้อถั่วแข็ง การเพาะปลูกถั่วมะแสะสามารถปลูกร่วมกับพืชอื่นๆ เช่น ข้าวฟ่าง ข้าวเดือย หรือข้าวโพด การเพาะปลูกถั่วมะแสะนั้นมีทั้งระยะยาว (5-12 เดือน) กับระยะสั้น (3-4 เดือน) ซึ่งขึ้นอยู่กับความเหมาะสมในการเก็บเกี่ยว และขึ้นอยู่กับปัจจัยอื่นๆ เช่น การใช้ปุ๋ย การชลประทาน และการใช้ยาฆ่าแมลง ซึ่งจะได้ผลผลิตของถั่วมะแสะต่อาโดยเฉลี่ย 70 กิโลกรัมต่อเฮกเตอร์ ในปัจจุบันมีการพัฒนาการเพาะปลูกใหม่ เนื่องจากมีความต้องการถั่วมะแสะสูงขึ้น และมีผลกำไรสูงขึ้น ปัจจุบันพื้นที่ผลิตถั่วมะแสะที่มีอยู่ทั่วโลกสามารถผลิตถั่วมะแสะได้ประมาณ 46000 ลูกบาศก์กิโลเมตร โดยผลิตได้มากที่ประเทศอินเดียซึ่งสามารถผลิตได้ถึงร้อยละ 82 ของปริมาณถั่วมะแสะทั้งหมด

โดยทั่วไปถั่วมะแสะสามารถใช้ประโยชน์ได้ตั้งแต่รากถึงยอด และที่พบกันมาก คือนำมา เป็นปุ๋ยพืชสด ปลูกเพื่อปรับสภาพดิน และนำมาเป็นอาหารสัตว์ เป็นผักพื้นเมืองฝักอ่อนบริโภค พร้อมกับส้มตำ ใช้จิ้มเมี่ยง ใช้ลวกจิ้มน้ำพริก การศึกษาวิจัยเกี่ยวกับถั่วมะแสะเพื่อนำมาประกอบอาหารในประเทศไทยมีหลายประเภท เช่น ปี พ.ศ. 2532 สมชาย ประภาวัต ศึกษาการทำและการยอมรับเต้าส่วนจากถั่วมะแสะพันธ์ต่างๆเปรียบเทียบกับถั่วเขียว พ.ศ. 2536 นิรมล ล้อสุริยนต์ ศึกษาการพัฒนาอาหารเข้าสำเร็จรูปชนิดแผ่นจากถั่วมะแสะ และในปี พ.ศ. 2541 สมชาย ประภาวัต ทำการศึกษาการทำคูกี้จากถั่วเขียวผิวดำเปรียบเทียบกับถั่วเขียวและถั่วมะแสะ ทั้งนี้จะเห็นได้ว่าการวิจัยเกี่ยวกับการแปรรูปถั่วมะแสะเพื่อประกอบเป็นอาหารอยู่แล้วบ้าง ส่วนในบางประเทศ เช่น ประเทศอินเดียมีอาหารที่ทำจากถั่วมะแสะเรียกว่า Turvara Parippu และ Sambhar ประเทศสาธารณรัฐโดมินิแกนและฮาวาย นำถั่วมะแสะมาแปรรูปเป็นอาหารกระป๋อง เนื่องจากตรวจพบในถั่วมะแสะที่แก่จัดมีสารอาหารต่างๆ ประกอบด้วย ถั่วมะแสะสามารถนำไปใช้ได้ทั้งเป็นอาหาร เช่น พวัก ถั่วแห้ง แป้ง เป็นต้น และยังใช้เป็นอาหารสัตว์เหมือนพวกธัญพืชทั่วไป เมล็ดถั่วที่แห้งอาจนำไปใช้แตกหน่อได้ นำไปทำอาหารซึ่งจะให้รสชาติที่แตกต่างไปจากถั่วชนิดอื่นๆ

ในถั่วมะแสะมีสารอาหารที่สำคัญโดยจะมี คาร์โบไฮเดรต 63.4 กรัมต่อร้อยกรัม โปรตีน 20.4 กรัมต่อร้อยกรัม ไขมัน 11.5 กรัมต่อร้อยกรัม ของน้ำหนักรวม นอกจากนี้ยัง ประกอบไปด้วย แคลเซียม ฟอสฟอรัส และวิตามิน เอ บี บี1 บี2 และกรดอะมิโน โดยกรดอะมิโนที่สำคัญได้แก่ เมทไทโอนีน ไลซีน ทรีปโตเฟน และ ไนอาซีน เมื่อนำถั่วนี้ไปประกอบอาหารร่วมกับพวกธัญพืชอื่น จะให้อาหารที่มีประโยชน์มากขึ้น ถั่วมะแสะสามารถนำมาใช้ได้เหมือนพวกธัญพืชอื่นๆ (เมล็ดแห้งของธัญพืชนำมาใช้เป็นอาหารได้) เมื่อนำมาใช้เป็นผักต้องให้เมล็ดถั่วเจริญเติบโตได้เต็มที่ก่อนแต่ต้องก่อน ที่สีเขียวของถั่วจะหายไปเพราะในขั้นที่เมล็ดถั่วเป็นสีเขียวนี้จะมีสารอาหารมากกว่าถั่วที่

เป็นเมล็ดแห้งซึ่งจะมีโปรตีน น้ำตาลและไขมันที่สูง ถ้าจะนำถั่วมะแสะมาใช้มาเป็นอาหารสัตว์ควรเป็นถั่วมะแสะที่ปลูกไม่ถึง 5 ปี

นอกจากตัวของถั่วมะแสะจะนำมาใช้ประโยชน์ในเรื่องอาหารแล้ว ส่วนต่างๆของต้นถั่วมะแสะไม่ว่าจะเป็นลำต้น ก้าน หรือใบ ก็สามารถนำมาใช้ประโยชน์ได้เช่นกัน เช่นการนำไปใช้เป็นถ่านไม้ รั้ว และ นำมาบดหั่นคั่วได้ด้วย ในประเทศไทยได้นำถั่วมะแสะมาใช้เป็นบ้านของแมลงชนิดต่างๆ เช่น แมลงครั้ง เป็นต้น ต้นถั่วมะแสะนั้นสามารถใช้นำมาปรับปรุงดินให้อุดมสมบูรณ์มากขึ้นได้ดีกว่าถั่วบางชนิด เพราะเกิดการตรึงไนโตรเจนดีและ ต้นถั่วมะแสะยังสามารถทนต่อดินที่มีระดับความเข้มข้นของเกลือที่ 0.0005 กรัม / ดิน 1 กรัม ได้จึงเป็นการปรับปรุงดินจาก pH 5 ให้สูงขึ้นเป็น pH 8 นอกจากนี้ต้นไม้อื่นๆยังสามารถต่อต้านสิ่งมีชีวิตพวกนีมาโทด (nematodes) ได้

ในการเพาะปลูกถั่วมะแสะนี้จะปลูกถั่วมะแสะเพียงอย่างเดียวก็ได้หรือปลูกร่วมกับธัญพืชชนิดต่างๆก็ได้ไม่ว่าจะเป็นข้าว ข้าวฟ่าง (*Sorghum bicolor*) เมล็ดเดือย (*Pennisetium glaucum*) ข้าวโพด (*Zea mays*) หรือถั่วลิสง (*Arachis hypogaea*) ถ้าปลูกถั่วลิสงร่วมกับถั่วมะแสะจะทำให้ดินมีความอุดมสมบูรณ์เนื่องจากการเกิดการตรึงไนโตรเจนขึ้นมาก

1.2 ข้อมูลพื้นฐานถั่วเหลือง

ถั่วเหลืองมีชื่ออื่นๆ คือ ถั่วพระเหลือง มะถั่วเน่า ถั่วหนัง (ภาคเหนือ) ชื่อวิทยาศาสตร์ *Glycine max* (L.) Merr. ชื่อสามัญ Soya bean, Soy bean อยู่ในวงศ์ LEGUMINOSAE โดยถั่วเหลืองมีถิ่นกำเนิดที่บริเวณหุบเขาแม่น้ำเหลือง (ประมาณเส้นรุ้งที่ 35 องศาเหนือ) ประเทศจีน การจารึกครั้งแรกเกี่ยวกับถั่วเหลือง เมื่อ 2295 ปีก่อนพุทธกาล ที่หุบเขาแม่น้ำเหลืองจากนั้นถั่วเหลืองได้แพร่กระจายสู่ประเทศเกาหลีและญี่ปุ่น เมื่อ 200 ปีก่อนคริสตกาล แล้วเข้าสู่ยุโรปในช่วงหลัง พ.ศ. 2143 และไปสู่สหรัฐอเมริกาในปี พ.ศ. 2347 จากนั้นกว่า 100 ปี ชาวอเมริกันได้ปลูกถั่วเหลืองเพื่อเป็นอาหารสัตว์ใช้เลี้ยงวัวโดยไม่ได้นำเมล็ดมาใช้ประโยชน์อย่างอื่น จนถึงปี พ.ศ. 2473 สหรัฐอเมริกาได้นำพันธุ์ถั่วเหลืองจากจีนเข้าประเทศกว่า 1,000 สายพันธุ์ เพื่อการผสมและคัดเลือกพันธุ์ ทำให้ได้เมล็ดพันธุ์ที่ไม่มีเมล็ดโต ผลผลิตสูง เหมาะแก่การเพาะปลูก

ลักษณะของต้นถั่วเหลืองเป็นพืชล้มลุก สูงประมาณ 1-2 เมตร ลำต้นสีเหลืองมปกคลุมด้วยขนสีเทาขาว ใบเป็นใบประกอบแบบนิ้วมือ ใบประกอบด้วยใบย่อย 3 ใบ รูปร่างคล้ายรูปไข่ปลายแหลมใบค่อนข้างหนาผิวมันทั้งด้านบนและด้านล่าง ดอกเป็นช่อสีขาวหรือม่วงแดง ออกดอกเมื่ออายุประมาณ 25-30 วัน เก็บเกี่ยวอายุประมาณ 90-100 วันฝักแบนขาวติดเป็นกระจุกที่ข้อของต้น และ กิ่งในฝักมีเมล็ด 3-5 เมล็ด รูปไข่ เมล็ดกลม ผิวสีเหลืองมัน ตาค่อนข้างเล็ก สีน้ำตาลอ่อนในประเทศไทยสามารถปลูกถั่วเหลืองได้ทั้งตลอด 3 ฤดูกาล ซึ่งการปลูกอาจต้องปรับสภาพดินให้เหมาะสมก่อน pH ประมาณ 5.5-6.5 และเตรียมเมล็ดโดยมีการผสมกับเชื้อไรโซเบียม ในการผสมกับเชื้อชนิดนี้นิยมใช้กับถั่วเหลืองเท่านั้น ถั่วเหลืองต้องการน้ำประมาณ 300-400 มิลลิลิตรตลอดฤดูปลูก ช่วงที่สำคัญที่ไม่ควรขาดน้ำ คือ ช่วงการงอกและช่วงออกดอกอายุการเก็บเกี่ยวของถั่วเหลืองจะขึ้นอยู่กับสายพันธุ์ ซึ่งอยู่ในช่วงประมาณ 60 -110 วัน

ถั่วเหลืองขยายพันธุ์โดยเพาะเมล็ด ประเทศไทยสามารถปลูกถั่วเหลืองได้ทั้งปี ปีละ 3 ฤดู การปลูกอาจต้องปรับสภาพดินให้เหมาะสมก่อน pH ประมาณ 5.5 - 6.5 และเตรียมเมล็ดโดยการคลุกเชื้อไรโซเบียม การคลุกเชื้อไรโซเบียมต้องใช้เชื้อที่ใช้กับถั่วเหลืองเท่านั้น ถั่วเหลืองต้องการน้ำประมาณ 300 - 400 มิลลิลิตร ตลอดฤดูปลูก ช่วงที่สำคัญที่ไม่ควรขาดน้ำคือช่วงการงอกและช่วงออกดอก อายุการเก็บเกี่ยวของถั่วเหลืองจะขึ้นอยู่กับสายพันธุ์ ซึ่งอยู่ในช่วงประมาณ 60-110 วัน

การนำถั่วเหลืองมาใช้ประโยชน์นั้น นิยมเลือกเมล็ดที่แก่จัด ทั้งนี้เพราะในเมล็ดถั่วเหลืองแก่จะมี สารอาหารต่างๆ ประกอบด้วย คาร์โบไฮเดรต 33.5 กรัมต่อร้อยกรัม โปรตีน 34.1 กรัมต่อร้อยกรัม ไขมัน 10.0 กรัมต่อร้อยกรัม ของน้ำหนักรวม และในไขมันประกอบด้วยกรดไขมันต่างๆ ได้แก่ กรดลิโนเลอิก กรดโอเลอิก กรดลิโนเลนิก กรดปาล์มมิติก และ กรดสเตียริก นอกจากนี้ยังประกอบไปด้วยแคลเซียม ฟอสฟอรัส และวิตามิน เอ บี บี1 บี2 บี6 บี12 ดี และอี ในอาซีน ถั่วเหลืองที่แก่จัดสามารถนำมาแปรรูปได้หลากหลาย เช่น น้ำมันถั่วเหลือง ถั่วเน่า เทมเป้ ซีอิ๊ว เต้าเจี้ยว เนื้อเทียม ไอศกรีม โยเกิร์ตถั่วเหลือง บัตเตอร์ถั่วเหลือง เป็นต้น

สารอาหารหลักในถั่วเหลืองคือโปรตีน โปรตีนของถั่วเหลืองจะถูกสะสมในเซลล์ของเนื้อถั่วเหลือง โดยสะสมกันเป็นที่เรียกว่า Protein bodies หรือ Storage Proteins ซึ่งมีขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางระหว่าง 2 - 20 ไมครอน แต่ส่วนใหญ่มีขนาด 5 - 8 ไมครอน และมีน้ำหนักโมเลกุลอยู่ในช่วงของ 200,000-600,000 ในสภาวะธรรมชาติโมเลกุลของโปรตีนขนาดใหญ่เหล่านี้ยังสามารถจับตัวกันเป็นโมเลกุลขนาดใหญ่ได้อีกด้วยการเชื่อมกันของพันธะไดซัลไฟด์ (disulfide linkage polymer) และโปรตีนที่แยกมาได้เพื่อทำเป็นผลิตภัณฑ์นั้นจะเป็นชนิดของโปรตีนที่เปลี่ยนสภาพ โดยการเกิดปฏิกิริยาที่ซับซ้อนรวมกันอยู่โดยที่อย่างน้อย 7 ชนิด ของโปรตีนจะจับกันเป็นกลุ่มย่อย ซึ่งอาจถูกทำให้โมเลกุลเปลี่ยนขนาดไปโดยสภาวะต่างๆ เนื่องจากโปรตีนในถั่วเหลืองส่วนใหญ่เป็นโปรตีนประเภทก้อนกลม ซึ่งมีคุณสมบัติไม่ละลายน้ำในสภาวะที่มี pH อยู่ในช่วงที่เรียกว่า จุดไอโซอิเล็กทริก ซึ่งเป็นจุดที่มี pH ประมาณ 4.2 - 4.6 ถ้า pH สูงหรือต่ำกว่าจุดไอโซอิเล็กทริก โกลบูลินก็จะยังคงสามารถละลายได้ในสภาวะที่ไม่มีเกลืออยู่ แต่ถ้ามีเกลือโปรตีนก็สามารถละลายน้ำได้เช่นกัน อย่างไรก็ตามโปรตีนถั่วเหลืองนั้นจะไวต่อการเปลี่ยนแปลงในสภาวะการต่างๆ ทั้งทางกายภาพและเคมี

การเปลี่ยนจากสภาพธรรมชาติของโปรตีน (Denaturation) ในถั่วเหลืองเกิดขึ้นได้จากหลายสาเหตุดังนี้

1) การเปลี่ยนแปลงเนื่องจากความร้อน ในการนำเอาถั่วเหลืองไปแปรรูปเป็นอาหารจำเป็นจะต้องนำไปผ่านขั้นตอนของความร้อนต่างๆซึ่งมีผลทำให้สภาพโปรตีนของถั่วเหลืองเปลี่ยนแปลงไป เช่น การละลายของโปรตีนในน้ำ หรือในสารละลายเกลือ เป็นต้น ซึ่งผลจากการใช้ความร้อนต่อถั่วเหลืองที่มีไขมันและปราศจากไขมันในช่วงเวลาต่างๆและที่ความดันบรรยากาศต่างๆ จะพบว่าโปรตีนจะมีการละลายได้ในน้ำลดลงอย่างรวดเร็ว จากการที่ถูกความร้อน

2) การเปลี่ยนแปลงเนื่องจากกรดเบส การเปลี่ยนแปลง pH จะมีผลให้โปรตีนโกลบูลิน ในถั่วเหลืองเปลี่ยนสภาพไป ถ้าค่าของ pH สูง เช่น pH 12 จะทำให้เปลี่ยนโครงสร้างโมเลกุลย่อย และเป็นปฏิกิริยาที่ไม่สามารถเกิดย้อนกลับที่เดิม เมื่อปรับสภาวะของ pH ให้เป็นกลาง และ

ถ้าค่า pH ต่ำลง ก็จะทำให้เกิดการแตกตัวของ โครงสร้างจุลรภูมิ และไม่สามารถกลับสภาพเดิมได้เช่นกัน

3) การเปลี่ยนแปลงของโปรตีนเนื่องจากตัวทำละลายต่างๆ เช่น เมทานอล เอทานอล อะซิโตนมีผลต่อการเปลี่ยนแปลงของโปรตีนโกลบูลิน ตัวทำละลายเหล่านี้ถ้าอยู่ในรูปของสารละลายในน้ำจะมีผลทำให้การเปลี่ยนแปลงได้มากกว่าที่อยู่ในรูปของสารบริสุทธิ์ การทำให้เกิดการเปลี่ยนแปลงของตัวทำละลายต่อโปรตีนนั้นจะเกิดขึ้นสมบูรณ์ภายในเวลาประมาณ 5 นาที ความสามารถ ของแอลกอฮอล์ โมเลกุลต่ำ ที่เปลี่ยนสภาพโปรตีนจะเพิ่มขึ้นตามขนาดความยาวของโมเลกุลเพิ่มขึ้นเกิดจากการที่โครงสร้างของโมเลกุลเป็นลักษณะมีไฮโดรโฟบิก ฝังอยู่ด้านในทำให้โมเลกุลทนต่อความร้อนในขณะที่อยู่ในน้ำแอลกอฮอล์ซึ่งสามารถซึมเข้าไปด้านในของโมเลกุลได้ จึงทำให้แขนของโมเลกุลแตกหักได้เมื่อเทียบกับน้ำซึ่งทำให้แขนของไฮโดรเจนแตกหักได้เฉพาะบริเวณผิวและทำให้เกิดเป็นลักษณะมีขั้วมาก ฉะนั้นน้ำจึงอาจเป็นเหตุผลการที่สารละลายของตัวทำละลายในน้ำมีประสิทธิภาพในการทำให้เปลี่ยนแปลงโปรตีนมากกว่า

ในการวิเคราะห์หาปริมาณโปรตีนนั้นต้องนำค่าแฟคเตอร์มาตรฐานมาคูณกับปริมาณของไนโตรเจนที่ได้จากการทดลอง เพื่อคิดคำนวณเป็นปริมาณของโปรตีน(nitrogen conversion factor) ได้มีการกำหนดเอาตัวคูณ ในการใช้คิดเป็นปริมาณของโปรตีนในถั่วเหลืองคือ 6.25 ตั้งแต่เริ่มแรก เพื่อใช้เป็นบรรทัดฐานคำนวณโปรตีนในด้านการค้า

นอกจากในถั่วเหลืองจะมีโปรตีนที่เป็นสารอาหารหลักแล้วยังมีคาร์โบไฮเดรตเป็นสารอาหารอีกชนิดหนึ่ง โดยคาร์โบไฮเดรตที่พบในถั่วเหลืองมี 2 ประเภท คือ คาร์โบไฮเดรตที่ละลายน้ำได้ ได้แก่ น้ำตาล ต่างๆ เช่น ซูโครส เรฟฟิโนส (raffinose) สตาร์ชีโอส (stachyose) เวอร์บาโคส (verbascose) นอกจากนี้อีกประเภทหนึ่งคือ คาร์โบไฮเดรตที่ไม่ละลายน้ำ ส่วนใหญ่พบในใบเลี้ยง เป็นสารพวกที่มีโครงสร้างที่ซับซ้อนคือ เป็นน้ำตาลหลายโมเลกุล

ถั่วเหลืองจะมีกลิ่นเฉพาะตัวอันเนื่องมาจากสารอินทรีย์ในถั่วที่ทำให้ถั่วเหลืองมีกลิ่นได้แก่ สารฟีนอลิก (phenolic acid) สารนี้พบในพืชโดยทั่วไป มีปริมาณไม่มาก บทบาทของสารฟีนอลิก ในถั่วเหลืองจัดว่ามีความสำคัญอันหนึ่ง โดยเป็นสารร่วมที่มีผลทำให้เกิดการเปลี่ยนแปลงของกลิ่นในแป้งถั่วเหลืองและผลิตภัณฑ์ถั่วเหลือง และสารที่ให้กลิ่นอื่นๆ ส่วนใหญ่แล้วจะเกี่ยวข้องกับสารที่ให้กลิ่นในถั่วเหลือง และสารที่เกิดขึ้นในช่วงของการแปรรูปถั่วเหลือง หรือเกิดขึ้นจากปฏิกิริยาของ เอนไซม์ในธรรมชาติของถั่ว เช่น ลิปิดออกซิเดส (lipidoxidase) นอกจากนี้ยังมีสารประกอบบางประเภท ที่อาจรวมตัวกับโปรตีนหรือหรือสารอื่นๆในถั่วเหลืองอีกด้วย ทำให้ได้สารที่มีสมบัติให้กลิ่นเฉพาะ เมื่อพิจารณาโดยรวมแล้วพบว่า ถั่วเหลืองและถั่วมะแฮะมีความแตกต่างกันในเรื่องของปริมาณสารอาหารตามแสดงในตาราง 1

ตาราง 1 เปรียบเทียบสารอาหารที่จำเป็นระหว่างถั่วมะแฮะกับถั่วเหลือง

ชนิดสารอาหาร	ถั่วมะแฮะ	ถั่วเหลือง
คาร์โบไฮเดรต (กรัมต่อ 100 กรัมของน้ำหนักแห้ง)	63.4	33.5
โปรตีน (กรัมต่อ 100 กรัมของน้ำหนักแห้ง)	20.4	34.1
ไขมัน (กรัมต่อ 100 กรัมของน้ำหนักแห้ง)	11.5	10.0
แคลเซียม	มี	มี
ฟอสฟอรัส	มี	มี
วิตามิน	เอ บี บี1 และบี2	เอ บี บี1 บี2 บี6 บี12 ดี และอี
กรดอะมิโนสำคัญ	เมทไทโอนีน ไลซีน ทริปโตเฟน	ไนอาซีน

ที่มา: ดัดแปลงจาก วันชัย สมชิต. (2527). ถั่วเหลืองและการใช้ประโยชน์ในประเทศไทย และ กองพฤกษศาสตร์และวัชพืช. (2549) พฤกษศาสตร์ของผักพื้นเมือง

1.3 ข้อมูลพื้นฐานจุลินทรีย์

เชื้อจุลินทรีย์ที่ใช้ในการวิจัย คือ เชื้อราในสกุลแอสเปอร์จิลลัส ซึ่งพบในธรรมชาติ ฝุ่นละอองในอากาศ ตามผัก ผลไม้ ลักษณะรูปร่างเป็นไมซีเลียมที่แตกแขนง ๆ และมีผนังกัน แต่ละส่วนที่กันแล้วมีนิวเคลียสหลายอัน โคนิดิโอฟอร์เกิดจากฟุตเซลล์ (foot cell) โคนิดิโอฟอร์อาจมีผนังกันหรือไม่ก็ได้ ที่ส่วนปลายของโคนิดิโอฟอร์จะโป่งออกเป็นเวสซิเคิล (Vesicle) และมีส่วนที่ยื่นออกมาเป็นสเตอร์ริกมา (sterigma) ซึ่งอาจมีชั้นเดียว หรือสองชั้นก็ได้ โคนิดิอัสจะถูกสร้างขึ้นภายในสเตอร์ริกมา โคนิดิอัสที่สร้างขึ้นภายหลังจะดัน โคนิดิอัสแรก ๆ ออกมาและยังติดต่อกันอยู่จึงเกิดเป็นสายของโคนิดิอัส โคนิดิอัสมีสีต่างๆ กัน และเป็นลักษณะเฉพาะของเชื้อแต่ละชนิดส่วนใหญ่ มีสีดำ น้ำตาล เขียว ในโลกนี้พบว่ามีเชื้อสกุลแอสเปอร์จิลลัส ประมาณ 600 สายพันธุ์ (นงลักษณ์ สุวรรณพิณิช. 2541) เชื้อราสกุลนี้มีทั้งชนิดที่ให้โทษและให้ประโยชน์จึงมีความสำคัญต่ออาหารหลายด้าน การใช้ประโยชน์จากราสกุลนี้ คือ ใช้ในการผลิตผลิตภัณฑ์อาหาร เช่น *A.oryzae* ซึ่งมีบทบาทสำคัญในการหมักอาหารพื้นเมืองพวกถั่วเหลือง เช่น เม็ช ของเกาหลิ มิโซ โซยุ ของญี่ปุ่น และเต้าเจี้ยว

ซีอีวของจีน และการใช้ผลิตเอนไซม์และกรดอินทรีย์ เช่น *A. niger* ให้ผลิตกรดซิตริก กรดกลูโคนิก กรดตาร์ตริก กรดออกซาลิก และนอกจากนี้ *A. oryzae* *A. niger* ยังผลิตเอนไซม์อะไมเลส เอนไซม์ กลูโคอะไมเลส โดย *A. awamori* เอนไซม์เพคติเนส แล็กเทส กลูโคออกซิเดส คาตาเลส โดย *A. niger* และผลิตเอนไซม์โปรทีเอส โดย *A. oryzae* นอกจากประโยชน์แล้วยังมีราอีกหลายชนิดที่ให้โทษคือ ทำให้อาหารเน่าเสีย เช่น *A. alliaceus* ทำให้หอม กระเทียมเน่าดำ *A. niger* เติบโตในขนมปังสร้างสปอร์สีเขียว น้ำตาล หรือดำ และสร้างสารสีเหลืองแพร่กระจายในขนมปัง และสร้างสารพิษในอาหาร เช่น อะฟลาทอกซิน โดย *A. flavus* *A. parasiticus* ซึ่งพบในอาหารพวก ถั่วลันเตา ข้าวโพด ข้าว ข้าวฟ่าง

ในงานวิจัยนี้ได้คัดเลือกเชื้อราสายพันธุ์ *A. oryzae* บริสุทธิ์โดยผู้เชี่ยวชาญจากศูนย์จุลินทรีย์สถาบันวิจัยวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีแห่งประเทศไทย เนื่องจากสมบัติของเชื้อคือสามารถใช้ในอาหารหมักเพราะช่วยผลิตกรดอินทรีย์ และเอนไซม์ อะไมเลส โปรทีเอส

เอนไซม์อะไมเลสจัดเป็นเอนไซม์ประเภท extracellular enzyme ซึ่งสามารถพบได้ทั้งในพืช สัตว์และจุลินทรีย์หลายชนิด สามารถแบ่งชนิดของเอนไซม์ได้ตามตำแหน่งที่เข้าทำปฏิกิริยา ไฮโดรไลซิสได้เป็น 2 ประเภท คือ เอนโดอะไมเลสและเอกโซอะไมเลส โดยที่อะไมเลสทั้ง 2 ชนิดมีการทำงานแตกต่างกัน ซึ่งเอนโดอะไมเลสจะไฮโดรไลซิสแบบสุ่มที่ตำแหน่งพันธะอัลฟา - 1,4 - ไกลโคซิดิก (α - 1,4 - glycosidic linkage) ถ้าการย่อยเกิดขึ้นไม่สมบูรณ์จะได้ผลิตภัณฑ์กลูโคส มอลโตส และเด็คซทริน แต่ถ้าการย่อยเกิดขึ้นสมบูรณ์จะได้ผลิตภัณฑ์เป็นมอลโตสและกลูโคสเท่านั้น เอนไซม์ประเภทนี้เป็นที่รู้จักกันในชื่อ อัลฟาอะไมเลส (α - amylase) (จันทนา ก่อนเก่า. 2535) โดยมีชื่อทางการค้าว่า เทอร์มามิล (termamyl) และมีชื่อสามัญว่า ไดเอสเทส (diastase) ชื่อตามระบบ IUPAC คือ α - 1,4 - glucanohydrolase, E.C.3.2.1.1

สำหรับเอนไซม์เอกโซอะไมเลสจะทำหน้าที่นอน-รีดิวซิงก์ (non-reducing) โดยจะย่อยที่ตำแหน่งพันธะอัลฟา - 1,4 - ไกลโคซิดิกและพันธะอัลฟา - 1,6 - ไกลโคซิดิก ได้ผลิตภัณฑ์เป็นดี-กลูโคส (D-glucose) เอนไซม์นี้ รู้จักในนามของเบตา - อะไมเลส (β - amylase) และ กลูโคอะไมเลส (glucoamylase ; amylo (1 - 4, 1 - 6) glucosidase) หรือแกรมมา - อะไมเลส (จันทนา ก่อนเก่า. 2535) ชื่อตามระบบ IUPAC คือ α - 1,4 - glucan maltohydrolase, E.C.3.2.1.2 ซึ่งพบในพืชชั้นสูง เช่นข้าวบาร์เลย์ที่กำลังงอกเป็นข้าวมอลท์ ข้าวสาลี ข้าวไรย์ ถั่วเหลือง และมันเทศ มักจะพบร่วมกับอัลฟาอะไมเลส กลูโคอะไมเลสเป็นเอนไซม์ที่สำคัญในการผลิตสาเก ซึ่งเป็นเครื่องดื่มพื้นเมือง ประเภทแอลกอฮอล์ของญี่ปุ่น และมีไซเครื่องปรุงรสอาหารของชาวญี่ปุ่น หรือที่รู้จักกันดีในทางการผลิตกลูโคสเพื่อการค้าจากแป้งเพราะว่าสามารถย่อยแป้งให้กลายเป็นกลูโคสได้อย่างสมบูรณ์ (Mitsue. 1979) สำหรับเอนไซม์แต่ละชนิดมีคุณสมบัติต่างๆที่เปรียบเทียบในตาราง 2

ตาราง 2 แสดงคุณสมบัติของเอนไซม์อะไมเลสแต่ละประเภท

คุณสมบัติ	แอลฟา-อะไมเลส	เบตา-อะไมเลส	กลูโคอะไมเลส
กลไกการย่อยแป้ง	ที่กลางโมเลกุลแป้ง	ที่ปลายโมเลกุลแป้ง	ที่ปลายโมเลกุลแป้ง
ผลิตภัณฑ์ที่ได้จากการย่อย	สารผสมของโอลิโกแซคคาไรด์	มอลโตส	กลูโคส
ลักษณะโครงสร้างของไอโซเมอร์	แอลฟา	เบตา	เบตา
ความเร็วในการลดลงของความหนืด	เร็ว	ช้า	ช้า
ความเร็วในการเปลี่ยนปฏิกิริยาการเกิดสีกับสารละลายไอโอดีน	เร็ว	ช้า	ช้า
ปฏิกิริยาที่จุดแยกแขนง	ข้ามจุดที่มีพันธะอัลฟา - 1,6 - ไกลโคซิดิก	ไม่สามารถข้ามพันธะที่มี อัลฟา - 1,6 - ไกลโคซิดิก	สามารถตัดพันธะอัลฟา - 1,6 - ไกลโคซิดิก

ที่มา: ดัดแปลงจาก ศุภชัย สมัปปิโต. (2541). การคัดเลือกเชื้อราที่มีความสามารถในการผลิตเอนไซม์อะไมเลส. หน้า 5

2. ทฤษฎีที่เกี่ยวข้อง

ซีอิ๊วตามความหมายกระทรวงอุตสาหกรรม หมายถึง ผลิตภัณฑ์ของเหลวที่ได้จากการย่อยโปรตีนของถั่วเหลือง การหมัก จะนำมาแต่งรสและหรือสีหรือไม่ก็ได้ตามชนิดของผลิตภัณฑ์นั้นๆ แล้วนำไปผ่านการพาสเจอร์ไรส์ (pasteurization) ในประเทศไทยมีการผลิตซีอิ๊วระดับอุตสาหกรรมส่วนมากมีพื้นที่ตั้งอยู่แถบชานเมืองของกรุงเทพมหานคร ในต่างจังหวัดมีไม่มากมากนัก ทั้งนี้เพราะว่าการหมักทำซีอิ๊ว และเต้าเจี้ยวของไทยเป็นการหมักที่ต้องใช้พื้นที่มาก และอาศัยอุณหภูมิจากแสงแดดเป็นตัวเร่งการบ่มในช่วงการหมัก จากการศึกษาประวัติซีอิ๊วพบว่า ซีอิ๊วเป็นอาหารที่ชาวจีนคิดค้นผลิตขึ้นเป็นเวลานานกว่า 3000 ปีมาแล้ว หลังจากนั้นได้มีการคิดค้นและพัฒนา เมื่อ ปี พ.ศ. 2343 ประเทศญี่ปุ่นมีการผลิตหัวเชื้อซีอิ๊วขาย และประเทศจีนค้นพบว่าวัตถุดิบที่สำคัญในการใช้ผลิตซีอิ๊วได้แก่ ถั่วเหลือง และข้าวสาลี จนถึงปี พ.ศ. 2473 ประเทศญี่ปุ่นค้นพบการผลิตกรดอะมิโนในรูป

สารละลาย ซึ่งต่อมาจีนก็เริ่มผลิตเช่นเดียวกัน หลังจากนั้นประเทศญี่ปุ่นเริ่มค้นคว้าเอนไซม์ในซีอิ๊ว ในขณะที่จีนเริ่มเติมของเสียจากผงชูรสในซีอิ๊วและเริ่มผลิตหัวเชื้อซีอิ๊ว ปี พ.ศ. 2488 ประเทศญี่ปุ่นเริ่มใช้จุลินทรีย์ในการหมักซีอิ๊ว และเริ่มนำกากที่เหลือจากการหมักครั้งแรกมาหมักต่อ เริ่มคิดค้นวิธีหมักแบบเร็ว และทดลองหมักแบบกึ่งเคมี ในขณะที่มีการพัฒนาการหมักซีอิ๊วและมีการเติมสารชูรสและสารกันบูดลงไป ในซีอิ๊วทำให้เกิดปัญหา กระทรวงเศรษฐกิจของประเทศจีนจึงประกาศใช้มาตรฐานซีอิ๊วและเริ่มมีการเติมผงยีสต์ในการหมักซีอิ๊ว หลังจากนั้นได้มีการพัฒนาโดยใช้เครื่องมืออุตสาหกรรมช่วยในการ จนในปี 2513 ประเทศจีนมีกำหนดให้โรงงานผู้ผลิตแจ้งให้ผู้บริโภคทราบว่า เป็นซีอิ๊วประเภทหมักหรือเคมี ดังนั้นโดยทั่วไปจึงแบ่งซีอิ๊วออกเป็นประเภทมี 3 ประเภท ได้แก่

1) ซีอิ๊วหมัก (fermented soy sauce) หมายถึงซีอิ๊วที่ได้จากการหมักถั่วเหลืองหรือส่วนผสมของถั่วเหลืองและแป้งสาลีโดยอาศัยการทำงานร่วมกันของจุลินทรีย์ 3 ชนิด คือ เชื้อรา แบคทีเรีย และยีสต์ ซึ่งใช้ระยะเวลาในการหมักนานตั้งแต่ 3 เดือน ถึง 1 ปี ทั้งนี้ขึ้นอยู่กับอากาศ อุณหภูมิของการหมัก เอนไซม์ชนิดต่างๆ ในเชื้อเริ่มต้น เช่น โปรทีเอส อะไมเลส จะทำงานในช่วงเวลาหนึ่ง การหมักจะแบ่งออกเป็น 3 ระยะ คือระยะแรกการหมักชนิดให้กรดแลคติก โดยกิจกรรมของแบคทีเรียแลคติกและเพดดิโอคอคคัสจะผลิตกรดเพิ่มเติม ระยะที่สอง การหมักชนิดให้แอลกอฮอล์โดยกิจกรรมของยีสต์ และระยะสุดท้ายการทำให้กระบวนการหมักและการบ่มสมบูรณ์ หลังจากนั้นนำซีอิ๊วที่ผ่านการหมักไปสกัดเอาแต่น้ำทิ้งให้ตกตะกอนเป็นระยะเวลา 7 วัน แล้วนำไปฆ่าเชื้อ และบรรจุขวดจำหน่าย

2) ซีอิ๊วเคมี (chemical soy sauce) หมายถึง ซีอิ๊วที่ได้จากการใช้กรดเกลือเข้มข้นมาย่อย ถั่วเหลืองที่ผ่านการสกัดน้ำมันออกไปแล้ว ใช้เวลาน้ำกว่าการหมักแบบธรรมชาติโดยทั่วไปจะใช้เวลาประมาณ 3 สัปดาห์ ปริมาณกรดอะมิโนที่ได้จะมากกว่าการหมักแบบธรรมชาติ การผลิตซีอิ๊วเคมีโดยการใช้กรดย่อยโปรตีนแล้วผ่านการทำให้เป็นกลาง จึงได้กรดอะมิโนหลายชนิดออกมาในสารละลาย โดยกรดอะมิโนที่มีคุณสมบัติให้รสพิเศษได้แก่ กรดอะมิโนกลูตามิก (glutamic amino acid) กรดอะมิโนชนิดนี้ทำหน้าที่เพิ่มรสชาติ เหมือนกับในผงชูรสซึ่งประกอบด้วย โซเดียมกลูตาเมต (sodium glutamate) เป็นส่วนใหญ่ เมื่อใช้กรดเกลือต้มกับถั่วเหลืองก็จะได้กรดอะมิโนหลายชนิด โดยเฉพาะกรดกลูตามิกมากที่สุด รสดี มีกลิ่นหอม การผลิตสารละลายกรดอะมิโนในซีอิ๊วนี้มีระยะเวลาสั้น เพราะเกิดปฏิกิริยาเคมีรวดเร็ว และมีต้นทุนการผลิตต่ำซึ่งเป็นข้อดีของการผลิตซีอิ๊วเคมี แต่ซีอิ๊วเคมีจะไม่มีกลิ่นหอมพิเศษเหมือนซีอิ๊วหมัก

3) ซีอิ๊วกึ่งเคมี (Semi – chemical soy sauce) หมายถึง ผลิตภัณฑ์ที่ได้จากการดัดแปลง นำเอาวิธีการผลิตซีอิ๊วหมักกับซีอิ๊วเคมีมารวมกันเพื่อให้ได้ซีอิ๊วที่มีคุณภาพ กลิ่น รสดี และใช้ระยะเวลาในการผลิตสั้น โดยแบ่งวิธีการผลิตได้ 2 วิธี คือการผลิตแบบใช้เอนไซม์ช่วยในการผลิต และอีกวิธีหนึ่งคือไม่ใช้เอนไซม์ช่วยในการผลิต

วัตถุดิบหลักที่ใช้ในกระบวนการผลิตซีอิ๊วมีดังนี้

1) หัวเชื้อจุลินทรีย์ ที่เกี่ยวข้องในกระบวนการหมักมี 3 กลุ่ม ได้แก่ เชื้อรา จะทำหน้าที่ผลิตเอนไซม์ 3 ชนิด ได้แก่ อะไมเลส โปรทีเอส และไลเปส ออกมาย่อยสลายแป้ง โปรตีน และไขมัน ทำให้ได้สารโมเลกุลเล็กหลายชนิด เช่น กรดอะมิโน กรดไขมัน เป็นต้น ซึ่งสารเหล่านี้ทำให้เกิดกลิ่นรสเฉพาะตัวของซีอิ๊วและเป็นแหล่งอาหารสำหรับเชื้อแบคทีเรียแลคติก เชื้อแบคทีเรียกลุ่มแลคติก เกิดขึ้นในกระบวนการหมักขั้นตอนการเติมน้ำเกลือ แบคทีเรียแลคติกจะทำหน้าที่ผลิตกรดแลคติกซึ่งมีกลิ่นเฉพาะ กรดที่ผลิตออกมาจะทำให้ค่า pH ของน้ำหมักซีอิ๊วลดลง ช่วยปรับสภาพให้เหมาะสมกับการเจริญเติบโตของยีสต์ซึ่งเป็นจุลินทรีย์ที่ทำหน้าที่ผลิต แอลกอฮอล์และสารให้กลิ่นรสที่ดีแก่ซีอิ๊ว

2) ถั่วเหลือง เป็นแหล่งอาหาร โปรตีน แป้ง และไขมัน โดยปรกติในประเทศไทยจะใช้ถั่วเหลือง แต่ในบางประเทศเช่น ประเทศญี่ปุ่นนิยมใช้กากถั่วเหลืองที่สกัดน้ำมัน เป็นวัตถุดิบในการผลิตซีอิ๊ว เพราะนอกจากเป็นการลดต้นทุนแล้วยังทำให้ได้ปริมาณของไนโตรเจนในซีอิ๊วสูงกว่าการใช้ถั่วทั้งเมล็ด และ ใช้เวลาในการหมักเร็วกว่า

3) แป้งสาลี ช่วยลดความชื้นในถั่วหนึ่งจากร้อยละ 60 เป็น 45 ซึ่งเป็นสภาวะที่เหมาะสมต่อการเจริญเติบโตของเชื้อหมัก ในขณะที่ไม่เหมาะสมกับการเจริญเติบโตของเชื้อจุลินทรีย์อื่นๆ และยังเป็นแหล่งอาหารให้เชื้อราในโคจิเจริญเติบโตได้อย่างเต็มที่ ซึ่งเป็ยตัวกลางของน้ำตาล แอลกอฮอล์ และกรดอินทรีย์ หลายชนิดโดยเฉพาะ กรดกลูตามิก ทำให้เกิดสารกลิ่น รส ขึ้นในซีอิ๊ว นอกจากนี้ แป้งยังช่วยเพิ่มความสมบูรณ์ของสารอาหารที่จุลินทรีย์ต้องการเจริญได้ดีและสร้างน้ำย่อยสลายโปรตีนในถั่ว ให้ซีอิ๊วเป็นไปอย่างรวดเร็ว

4) เกลือ เกลือเป็นสารอาหารที่สำคัญต่อร่างกายมนุษย์ เกลือเป็นส่วนประกอบที่สำคัญของซีอิ๊ว สามารถป้องกันการสุกเกินไปของวัตถุดิบ ป้องกันการเกิดการเสื่อมเสีย และเป็นแหล่งให้รสเค็ม

5) น้ำ น้ำที่ละลายเกลือให้อยู่ในรูปของสารละลาย น้ำที่ใช้ต้องเป็นน้ำที่มีคุณภาพดีเพราะเป็นสิ่งที่สำคัญที่สุดในในการผลิตและมีผลต่อ สี-กลิ่นและรส ของผลิตภัณฑ์โดยตรง ซึ่งโดยส่วนใหญ่จะต้องใช้น้ำที่มีมาตรฐานเป็นไปตามมาตรฐานของน้ำดื่ม

สำหรับขั้นตอนการผลิตซีอิ๊วนั้นสามารถทำได้ดังนี้

การผลิตซีอิ๊วในช่วงแรกก็จะเป็นการเตรียมถั่วเหลืองโดยการนำถั่วเหลืองมาล้างให้สะอาด คัดเลือกเอาส่วนที่ไม่ต้องการออกไป จากนั้นก็นำไปแช่น้ำนาน 15 ชั่วโมง เมื่อถั่วนิ่มตัวแล้วก็นำเอาถั่วเหลืองที่นิ่มไปหนึ่งหรือต้มให้สุกโดยใช้หม้อต้มความดัน จากนั้นก็นำมาทำให้สะเด็ดน้ำและปล่อยให้เย็นถึงอุณหภูมิห้อง นำมาถั่วเหลืองกับแป้งสาลีคลุกเข้าด้วยกัน เติมน้ำเชื้อ *A. oryzae* และ *A. sojae* ร้อยละ 0.1-0.2 (Hesseltine, 1965 ; Yong and Wood, 1974) ในทางปฏิบัติเชื้อผสมประกอบด้วย *A. oryzae* ร้อยละ 80 และ *A. sojae* ร้อยละ 20 (Yokotsuka, 1960) เทส่วนผสมลงในกระดิ่ง วางบนชั้นในห้องบ่มเพาะเชื้ออุณหภูมิประมาณ 25-30 °C เชื้อราจะเจริญและมีผลทำให้อุณหภูมิของ

เชื้อหมักสูงขึ้น ด้วยเหตุนี้จึงจำเป็นต้องกลับเชื้อหมักบ้างประมาณ 2-3 ครั้งต่อรุ่น (Yokotsuka. 1960) หลังจากเวลาผ่านไป 3 วัน เชื้อราจะมีสีเขียวอมเหลืองตามสีของสปอร์เชื้อรา เรียกว่า โคจิ

หลังจากการผ่านการเลี้ยงเชื้อจนได้โคจิแล้วก็จะได้เป็นแผ่นแห้งพอสสมควร ซึ่งก็จะนำไปเรียงใส่ในโถงม้งกรขนาดใหญ่จนเกือบเต็ม หรือ 3/4 ของโถง จากนั้นก็เตรียมน้ำเกลือความเข้มข้น 17-20% ใส่เข้าไปในโถง โดยให้มีปริมาตรของลูกแป้งต่อน้ำเกลือเป็น 1 ต่อ 1-2 เท่า จากนั้นก็ปิดฝาเพื่อกันแมลงและน้ำฝนเข้า นำโถงไปตั้ง ตากแดดไว้เพื่อให้เกิดปฏิกิริยาการหมัก ซึ่งถ้าเป็นฤดูร้อนก็จะใช้เวลา 3-4 เดือนก็จะได้ที่ แต่ถ้าเป็นฤดูฝนหรือฤดูหนาวก็จะกินเวลาเพิ่มขึ้นเป็น 4-6 เดือน ในช่วงของการหมักในโถงม้งกรนี้เรียกส่วนที่อยู่ในโถง เรียกว่า โมโรมิ อาจเปิดฝามากวนบ้างเป็นบางโอกาส และในช่วงนี้จะเกิดปฏิกิริยาทางเคมีอันเนื่องมาจากน้ำย่อยต่างๆ มากมายรวมทั้งมีจุลินทรีย์อีกบางประเภทร่วมด้วยกันเช่น โปรตีนจะถูกย่อยเป็นเปปไทด์ (peptide) และกรดอะมิโนจากน้ำย่อยที่สร้างขึ้นโดยเชื้อรา ในช่วงแรกแป้งจะถูกย่อยเป็นสีน้ำตาลจากน้ำย่อยของเชื้อราในที่เลี้ยงในช่วงแรกน้ำตาลนี้จะถูกเปลี่ยนไปเป็นกรดแลกติก แอลกอฮอล์ แลคาร์บอนไดออกไซด์ความเป็นกรดของโมโรมิกก็จะเพิ่มขึ้น คือ pH เปลี่ยนจาก 6.5-7 เป็น 4.5-4.8 ปริมาณเกลือที่ใส่เข้าไปโดยมี 17-19% ก็จะกำจัดเชื้อบางตัวออกไป และจะเหมาะสมในการให้เชื้อที่ต้องการเจริญเติบโตอันได้แก่ พวก *Lactobacillus delbrueckii*, *Pediococcus holophilus*, *Saccharomyces rouxii*, *Saccharomyces hansenula* ซึ่งเชื้อยีสต์และแบคทีเรียเหล่านี้จะสร้างกรดและแอลกอฮอล์ทำให้กลิ่นและรสชาติของซีอิ๊วเป็นไปตามที่ชอบมากขึ้น เมื่อผ่านการหมักในช่วงโมโรมิซึ่งสมบูรณ์หรือได้ที่แล้วมีอายุการหมักอย่างน้อย 3 เดือน สามารถนำมาสกัดเอาเฉพาะน้ำ เรียกว่าซีอิ๊วดิบ ตั้งซีอิ๊วดิบทิ้งไว้ให้ตกตะกอนเป็นเวลา 7 วัน หลังจากนั้นนำไปผ่านการต้มฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 65-80 °C จากนั้นจึงนำไปกรองเพื่อกำจัดเอาตะกอนที่มีอยู่ออกไปก่อนบรรจุขวดจะได้ซีอิ๊วที่มีสีน้ำตาลปนแดงสด กลิ่นหอม รสเค็มพอสสมควร และมีรสชาติที่น่ารับประทาน

ซีอิ๊วมีถั่วเหลืองเป็นแหล่งของสารอาหารทั้งโปรตีน ไขมัน แร่ธาตุ และวิตามิน ฉะนั้นการนำถั่วเหลืองมาทำเป็นซีอิ๊ว สารอาหารโปรตีนก็ยังเป็นสารอาหารหลัก เพียงแต่ชนิดของโปรตีนจะอยู่ในลักษณะที่ถูกย่อยแล้วให้มีขนาดของโมเลกุลเล็กลง หรือปรากฏในรูปของกรดอะมิโน มากขึ้น อันเป็นผลจากการทำงานของเอนไซม์จากจุลินทรีย์ ปริมาณของกรดอะมิโนกลูตามิก จะเป็นตัวทำให้เพิ่มรสชาติของผลิตภัณฑ์ให้น่าบริโภคมากขึ้น ขณะเดียวกันกรดไขมันและน้ำตาลในถั่วเหลืองจะถูกย่อยสลายและเปลี่ยนแปลงเป็นสารให้กลิ่นหอม มีสีเหลืองทองหรือสีน้ำตาล ชวนให้น่าบริโภค ผลจากการที่มีเอนไซม์จากจุลินทรีย์ผลิตขึ้นมาย่อยสารอาหารในถั่วเหลืองทำให้เกิดการเปลี่ยนแปลงสี กลิ่น และเปลี่ยนเป็นรูปสารอาหารที่ถูกย่อยและดูดซึมได้ง่ายขึ้น ซึ่งเป็นผลดีในด้านโภชนาการ คุณสมบัติและองค์ประกอบของซีอิ๊วจึงขึ้นอยู่กับ อัตราส่วนของถั่วเหลืองและแป้งข้าวสาลีที่ใช้ในการหมัก ในการเปลี่ยนแปลงทางชีวเคมีระหว่างกระบวนการหมักเป็นการย่อยสลายของโปรตีนและคาร์โบไฮเดรต สำนักงานมาตรฐานผลิตภัณฑ์อุตสาหกรรมและการพิจารณาถึงคุณค่าของซีอิ๊วจึงพบว่าซีอิ๊วที่มีการผลิตและจำหน่ายในท้องตลาดของบ้านเราจึงมีอยู่หลายลักษณะดังตาราง 3

ตาราง 3 มาตรฐานผลิตภัณฑ์น้ำซีอิ๊วของกระทรวงอุตสาหกรรม

คุณลักษณะ	ชนิด					
	ซีอิ๊วขาว		ซีอิ๊วดำเค็ม		ซีอิ๊วดำ	ซีอิ๊วหวาน
	ชั้นพิเศษ	ชั้นที่หนึ่ง	ชั้นพิเศษ	ชั้นที่หนึ่ง		
ปริมาณของแข็งที่ระเหยไม่ได้ น้อยกว่าร้อยละของน้ำหนัก	32	32	35	32	50	50
เกลือ (คิดเป็นโซเดียมคลอไรด์) ร้อยละของน้ำหนัก	17-23	17-23	17-23	17-23	6-16	ไม่เกิน 1
น้ำตาลทั้งหมด(คิดเป็นน้ำตาลอิน เวอर्ट)ไม่เกินร้อยละของน้ำหนัก	7	6	12	10	25	80
ความเป็นกรด – ต่าง (pH)	4.5-5.3	4.5-5.3	4.5-5.3	4.5-5.3	4.5-5.5	4.5-5.5
ความถ่วงจำเพาะที่ อุณหภูมิ 27 ± 3°ซ ไม่น้อยกว่า	1.20	1.20	1.23	1.23	1.33	ไม่กำหนด

ที่มา: วันชัย สมชิต. (2527). ถั่วเหลืองและการใช้ประโยชน์ในประเทศไทย หน้า 116

หลักการวิเคราะห์

สำหรับงานวิจัยได้ศึกษาวิเคราะห์หองค์ประกอบต่างๆ ในซีอิ๊วจากถั่วมะแฮะและถั่วเหลืองในอัตราส่วนที่แตกต่างกันโดยวิเคราะห์ในช่วงระหว่างการหมักเพื่อหาปริมาณ เอนไซม์อะไมเลส โปรตีเอส ปริมาณน้ำตาล และปริมาณกรดอินทรีย์ โดยใช้เทคนิคอัลตราไวโอเลตวิสิเบิลสเปกโทรเมตรี และเทคนิคโครมาโทกราฟีของเหลวสมรรถนะสูง และการหาปริมาณจุลินทรีย์โดยการเลี้ยงบนเพลสเคาท์ และการวิเคราะห์คุณภาพซีอิ๊วหลังจากที่หมักเป็นซีอิ๊วแล้วเพื่อหาปริมาณโลหะหนัก คือ ตะกั่ว แคดเมียม และทองแดง โดยใช้เทคนิคอะตอมมิกแอบซอร์บชันสเปกโทรสโกปี และการหาปริมาณโปรตีนรวม ปริมาณเกลือ โดยเทคนิคการไทเทรต ดังนั้นจึงขอกกล่าวถึงหลักการที่ใช้ในการวิเคราะห์ต่าง ๆ ดังนี้

เทคนิคอัลตราไวโอเลตวิสิเบิลสเปกโทรเมตรี

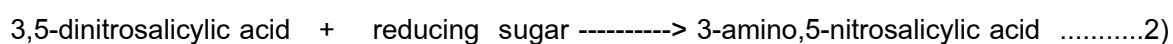
เทคนิคอัลตราไวโอเลตวิสิเบิลสเปกโทรเมตรีเป็นเทคนิคที่มีประโยชน์มากในการวิเคราะห์หาปริมาณสารที่สนใจทั้งในเชิงคุณภาพวิเคราะห์และปริมาณวิเคราะห์ โดยสามารถวิเคราะห์สารอินทรีย์และอนินทรีย์ได้ ทั้งนี้อาศัยหลักการที่สารที่จะวิเคราะห์สามารถดูดกลืนแสงในช่วงอัลตราไวโอเลตและแสงวิสิเบิล ซึ่งมีความยาวคลื่นในช่วง 190 – 800 นาโนเมตร พลังงานจากแสงในช่วงดังกล่าวมี

ผลทำให้เกิดการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างของโมเลกุลของสารโดยมีผลกระทบโดยตรงต่ออิเล็กตรอนในวงนอกสุดของสารทำให้มีพลังงานสูงขึ้น จึงเกิดการเปลี่ยนระดับพลังงานของอิเล็กตรอนจากสถานะปกติ หรือสถานะพื้นไปสู่สถานะกระตุ้น ซึ่งอิเล็กตรอนนั้นๆ จะมีช่วงระยะเวลาไม่นานก็เกิดการสลายคายพลังงานส่วนเกินกลับสู่สถานะปกติดั้งเดิม ผลการดูดกลืนและเกิดปรากฏการณ์นี้เองทำให้ถ้ามีการวัดความเข้มของแสงอัลตราไวโอเล็ตหรือแสงวิสิเบิลก่อนการดูดกลืนแสงของโมเลกุลและภายหลังการดูดกลืนแสงพบว่า ความเข้มแสงที่หายไปหรือลดลงนี้แปรผันตามความเข้มข้นของสารที่จะวิเคราะห์หรือที่ทราบคือ กฎของ เบียร์แลมเบิร์ต (Beer Lambert's Law) ดังสมการที่(1)

$$A = \epsilon bc \quad \dots\dots\dots(1)$$

- เมื่อ A คือ ค่าการดูดกลืนแสงของสารตัวอย่าง
 ϵ คือ ค่าสัมประสิทธิ์การดูดกลืนแสงของสาร หรือ เรียกว่า ค่า molar extinction coefficient
 b คือ ระยะทางที่แสงผ่านสารตัวอย่าง
 c คือ ความเข้มข้นของสารที่สนใจวิเคราะห์

ในการทดลองนี้ได้นำเทคนิคนี้ มาใช้ในการตรวจหาแอกติวิตีของอะไมเลส และ โปรตีเอส โดยให้เอนไซม์ทำปฏิกิริยากับสารที่เป็นซับสเตรทซึ่งในการทดลองนี้คือ แป้งในระบบ ซึ่งอาจมาจาก แป้งในองค์ประกอบของตัวเองและแป้งสาลีที่มีในส่วนผสมของการหมัก โดยอะไมเลสจะมีหน้าที่ย่อยแป้ง จนได้เป็นน้ำตาลที่มีขนาดเล็กลง โดยอาศัยกลไกการเกิดปฏิกิริยาระหว่างน้ำตาลที่มีหมู่รีดิวซ์สามารถทำปฏิกิริยากับสารเคมีคือ 3,5-dinitrosalicylic acid ดังสมการที่ 2 (Miller, G.L.1959)



ซึ่ง สาร 3-amino,5-nitrosalicylic acid มีความสามารถในการดูดกลืนแสงวิสิเบิลได้มากที่สุด ที่ความยาวคลื่น 540 นาโนเมตร

เทคนิคโครมาโทกราฟีของเหลวสมรรถนะสูง (High Performance Liquid Chromatography, HPLC)

โครมาโทกราฟีของเหลวสมรรถนะสูงหรือที่นิยมเรียกว่า HPLC เป็นเทคนิคการวิเคราะห์สารเชิงคุณภาพวิเคราะห์ (qualitative analysis) และปริมาณวิเคราะห์ (quantitative analysis) ที่นิยมใช้มากวิธีหนึ่ง โดยสามารถใช้กับงานด้านต่าง ๆ อย่างกว้างขวาง เช่นในการวิเคราะห์ทางอาหาร ยา ยาฆ่าแมลง ตัวอย่างสิ่งแวดลอม ฯลฯ สามารถตรวจวิเคราะห์ปริมาณในระดับไมโครกรัม ในกรณีทั่ว ๆ ไปหรือละเอียดถึงพิโคกรัม เมื่อเลือกหน่วยตรวจวัดที่เหมาะสม

HPLC เป็นเทคนิคแยกสารผสมโดยใช้เครื่องสูบล้างแรงดันสูงของเหลวหรือตัวทำละลายซึ่งทำหน้าที่เป็นวัฏภาคเคลื่อนที่ พาสารถัวอย่างที่ถูกฉีดเข้าทางช่องฉีดสารเคลื่อนที่ผ่านอนุภาคที่เป็นวัฏภาคคงที่ ซึ่งบรรจุอยู่ในคอลัมน์ สารผสมเคลื่อนที่ผ่านคอลัมน์แล้วจะถูกแยกออกมาในเวลาที่แตกต่างกัน ผ่านเข้าสู่เครื่องตรวจวัด สัญญาณที่ตรวจวัดได้ซึ่งอยู่ในรูปสัญญาณไฟฟ้าตามเวลาและปริมาณของสารแต่ละตัวที่ตรวจวัดได้ โดยสัญญาณจะถูกส่งไปยังเครื่องบันทึกสัญญาณแสดงผลออกมาเป็นโครมาโทแกรม ประกอบด้วยพีคของสารที่เป็นองค์ประกอบของสารผสม

หลักการแยกและวิเคราะห์หาปริมาณกรดอินทรีย์ในตัวอย่างส่วนผสมในระหว่างกระบวนการหมักชีวด้วยเทคนิคโครมาโทกราฟีของเหลวสมรรถนะสูงนี้ กรดอินทรีย์จะถูกแยกด้วยคอลัมน์และชะด้วยตัวทำละลายที่เหมาะสม ซึ่งทำการตรวจวัดสัญญาณด้วยดีเทคเตอร์ที่เหมาะสม ผลการทดลองที่ได้เป็นโครมาโทแกรม เมื่อนำพื้นที่ใต้พีค ไปเทียบกับกราฟมาตรฐานของกรดอินทรีย์ ก็สามารถคำนวณหาปริมาณกรดในสารตัวอย่างได้

เทคนิคอะตอมมิคแอบซอร์บชันสเปกโทรสโกปี (Atomic Absorption Spectroscopy)

เทคนิคอะตอมมิคแอบซอร์บชันสเปกโทรสโกปี สามารถวิเคราะห์ทั้งเชิงคุณภาพและปริมาณ เทคนิคนี้ใช้หลักการศึกษาและการวัดการดูดกลืนหรือการเปล่ง (emission) รังสีอุลตราไวโอเล็ตหรือแสงที่แลเห็นได้ โดยอะตอมของธาตุ

อะตอมมิคแอบซอร์บชันเป็นกระบวนการที่เกิดจากอะตอมเสรีของธาตุดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่นอันหนึ่งโดยเฉพาะ ซึ่งขึ้นอยู่กับชนิดของธาตุ ธาตุแต่ละชนิดมีระดับพลังงานแตกต่างกัน จึงมีการดูดกลืนพลังงานแตกต่างกัน เช่น อะตอมของโซเดียมจะดูดกลืนแสงได้ดีที่ความยาวคลื่น 589 นาโนเมตร เพราะแสงที่ความยาวคลื่นนี้เป็นแสงที่มีพลังงานพอดีที่จะทำให้อิเล็กตรอนของโซเดียมอะตอมเกิดการเปลี่ยนสถานะจากสถานะพื้นไปสู่สถานะกระตุ้น ซึ่งเป็นลักษณะเฉพาะตัวของธาตุแต่ละชนิด ในการทำให้อะตอมของธาตุในสารประกอบเกิดเป็นอะตอมเสรีได้นั้น ต้องมีการดูดกลืนพลังงานเข้าไป ซึ่งอาจจะอยู่ในรูปต่าง ๆ กัน เช่น พลังงานความร้อนจากเปลวไฟ หรือความร้อนจากไฟฟ้า เป็นต้น ความร้อนจะทำให้เกิดกระบวนการแตกตัว หรือเปลี่ยนให้เป็นไอ หรืออาจแตกตัวเป็นอะตอม หรือทำให้อะตอมอยู่ในสถานะกระตุ้น หรืออาจกลายเป็นไอออนก็ได้

การดูดกลืนแสงโดยอะตอมจะเป็นไปตามกฎของแลมเบิร์ตและเบียร์ (Lambert – Beer's law) ซึ่งกล่าวว่าเมื่อความยาวคลื่นของแสงมีค่าคงที่ปริมาณของแสงที่ถูกดูดกลืนจะมีความสัมพันธ์แบบเอกซโพเนนเชียลกับระยะทางที่แสงเคลื่อนที่ผ่านอะตอมและความเข้มข้นของอะตอมภายในเซลล์ที่ใช้บรรจุอะตอม สัมประสิทธิ์การดูดกลืนแสงของอะตอมเป็นค่าที่แสดงว่าอะตอมนั้นดูดกลืน

แสงได้มากน้อยเพียงใด ค่านี้จะขึ้นอยู่กับธรรมชาติของอะตอมและความยาวคลื่นของแสงที่ถูกดูดกลืน

อะตอมมิถอกแอบซอร์บชันสเปกโทรโฟโตมิเตอร์ที่ใช้ในงานวิจัยนี้ใช้วัดความเข้มข้นของตะกั่ว แคดเมียม และทองแดง เพื่อหาสารเจือปนในซีอิ๊ว

การไทเทรต (Titration)

การไทเทรตเป็นวิธีวิเคราะห์หาปริมาณสารในตัวอย่างที่เป็นสารละลาย โดยการวัดปริมาตรของสารละลายไทแทรนด์ที่ทราบความเข้มข้นที่แน่นอนซึ่งทำปฏิกิริยาพอดีกับสารละลายตัวอย่าง การไทเทรตแบ่งออกเป็น 4 ประเภทตามปฏิกิริยาที่เกิดขึ้นคือ

1. การไทเทรตแบบกรด – เบส (Acid – Base Titration)
2. การไทเทรตแบบตกตะกอน (Precipitation Titration)
3. การไทเทรตแบบเกิดสารเชิงซ้อน (Complex metric Titration)
4. การไทเทรตแบบเกิดปฏิกิริยารีดอกซ์ (Redox Titration)

การไทเทรตสามารถแบ่งได้ 3 วิธี คือ

1) การไทเทรตโดยตรง (Direct Titration) เป็นการไทเทรตที่เกิดปฏิกิริยาโดยตรงระหว่างสารตัวอื่นซึ่งมีปริมาณสมมูลกับสารที่ต้องการวิเคราะห์กับสารละลายมาตรฐาน

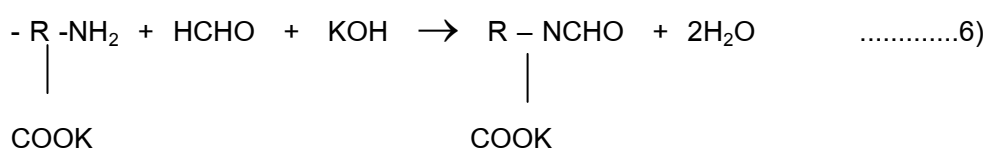
2) การไทเทรตแบบอ้อม (Indirect Titration) เป็นการไทเทรตระหว่างสารละลายมาตรฐานกับสารตัวอื่นซึ่งมีปริมาณสมมูลกับสารที่ต้องการวิเคราะห์

3) การไทเทรตแบบย้อนกลับ (Back Titration) เป็นการเติม reagent ที่ทราบปริมาณหรือความเข้มข้นที่แน่นอนลงในสารละลายที่มีสารที่ต้องการวิเคราะห์ให้มากเกินไป จากนั้นทำการไทเทรตหาปริมาณที่เหลือจากการทำปฏิกิริยากับสารที่ต้องการวิเคราะห์

ในการวิเคราะห์หาปริมาณของคลอไรด์ในซีอิ๊วนี้เป็นการใช้เทคนิคการไทเทรตแบบตกตะกอน ด้วยวิธีการไทเทรตแบบย้อนกลับ (Back Titration) โดยเป็นการเติมสารละลายซิลเวอร์ไนเตรต ซึ่งเป็นไทแทรนด์ลงไปให้มากเกินไปและทราบปริมาณที่แน่นอนแล้วไทเทรตหาปริมาณซิลเวอร์ไนเตรตส่วนเกินที่เหลือจากการทำปฏิกิริยาด้วยสารละลายมาตรฐานของไทโอไซยาเนต ใช้เพอร์ริคโคบาล์มเป็นอินดิเคเตอร์ ที่จุดยุติจะเห็นสารละลายแดงของ $\text{Fe}(\text{SCN})^{2+}$ ดังสมการ



ส่วนการวิเคราะห์หาปริมาณโปรตีนใช้เทคนิคฟอร์มัลดีไฮด์ไทเทรชัน (formaldehyde titration) ซึ่งเป็นเทคนิคการไทเทรตแบบกรดเบส โดยที่สารละลายฟอร์มัลดีไฮด์จะทำปฏิกิริยาที่หมู่ อะมิโน เมื่อนำไปไทเทรตกับสารละลายเบสจะเกิดปฏิกิริยาตามสมการที่ 6



จากการศึกษาทฤษฎีที่เกี่ยวข้อง ผู้วิจัยได้ศึกษากระบวนการผลิตซีอิ๊วโดยนำกรรมวิธีที่ได้ศึกษามาทดลองทำวิจัยหมักซีอิ๊วจากถั่วมะแสะซึ่งเป็นถั่วในท้องถิ่นโดยได้ทำการหมักซีอิ๊วจากถั่วเหลืองเพื่อสูตรควบคุมควบคุมกันไป และนอกจากนี้ได้ทดลองหาอัตราส่วนผสมของถั่วมะแสะต่อถั่วเหลืองในการหมักซีอิ๊วหลังจากนั้นได้ทำการวิเคราะห์ทั้งระหว่างกระบวนการหมักโดยศึกษาปริมาณของเอนไซม์อะไมเลส โปรตีเอส กรดอินทรีย์ กรดอะมิโน ปริมาณจุลินทรีย์ และค่า pH อีกทั้งได้ศึกษาวิเคราะห์คุณภาพของซีอิ๊วตามมาตรฐานอุตสาหกรรม โดยการใช้เทคนิคการวิเคราะห์ตามที่ได้กล่าวมาข้างต้น

3. งานวิจัยที่เกี่ยวข้อง

จารุณี มีจ้อย และไทกิ คามิจิมา (2536) ทำการศึกษาการเจริญของเชื้อแบคทีเรียแลคติก ยีสต์ทั้งหมด และ *Saccharomyces rouxii* ตลอดระยะเวลาการหมักน้ำเกลือของซีอิ๊วเป็นเวลา 3 เดือน พบว่าจำนวนของแบคทีเรียแลคติกจะเพิ่มสูงสุด 2.5×10^8 เซลต่อกรัม ภายใน 3 สัปดาห์แรกของการหมักลดลงอย่างรวดเร็ว ส่วนจำนวนยีสต์ทั้งหมดจะลดลงในระยะ 2 สัปดาห์แรกของการหมักหลังจากนั้นจะเพิ่มขึ้นจนตรวจนับได้ในปริมาณสูงสุด 2.7×10^8 เซลต่อกรัม หลังจากการหมักได้น้ำ 6 สัปดาห์ จำนวนยีสต์ *S. rouxii* จะเพิ่มขึ้นในช่วงที่แบคทีเรียแลคติกเริ่มลดลงอย่างช้าๆ จากการศึกษาความสามารถในการเจริญในอาหารที่มีเกลือ *Pediococcus halophilus* จำนวน 26 ไอโซเลต พบว่าแบคทีเรียพวกนี้สามารถเจริญได้ดีที่สุดในอาหารที่มีเกลือ 10 % และไม่สามารถเจริญได้ในอาหารที่ไม่มีเกลือ ส่วนยีสต์ *S. rouxii* จะแสดงความเป็น obligate halophilic ที่อุณหภูมิ 37 และ 40 °C แต่ที่อุณหภูมิห้อง จะแสดงคุณสมบัติเป็น halophile นอกจากนี้ยังได้ทำการศึกษาการเปลี่ยนแปลงของไนโตรเจนทั้งหมด ฟอสฟอรัสในโตรเจน น้ำตาลรีดิวซ์ กรด ฟีเอช และโซเดียมคลอไรด์ พบว่าในช่วงที่การเจริญของแบคทีเรียแลคติกเพิ่มขึ้นนั้น ปริมาณกรดจะเพิ่มขึ้นอย่างรวดเร็ว ทำให้ pH ลดลงอย่างรวดเร็วจาก 5.70 ลงเหลือ 4.77 ซึ่งในช่วงนี้ *S. Rouxii* จะเพิ่มขึ้นจำนวนมากขึ้น ส่วนปริมาณไนโตรเจนทั้งหมด ฟอสฟอรัสในโตรเจน และน้ำตาลรีดิวซ์ซิงค์จะเพิ่มขึ้นในช่วง 1-3 สัปดาห์แรกของการหมักและจะค่อยๆ ลดลง ส่วนเกลือโซเดียมคลอไรด์จะมีประมาณคงที่ตลอดระยะเวลาการหมัก

นภา โล่ทอง. (2531). รายงานถึงจุลินทรีย์ที่มีบทบาทในระยะหมักน้ำเกลือ ซึ่งได้แก่แบคทีเรียสร้างกรดแลคติกที่ทนเกลือ เช่น *Lactobacillus delbrueckii* และ *Pediococcus halophilus* แบคทีเรียทั้งสองชนิดจะเปลี่ยนน้ำตาลเป็นกรดแลคติก ทำให้ภาวะภายในถังหมักเหมาะสมต่อการเจริญเติบโตของยีสต์ คือ *Saccharomyces rouxii* และ *Torulopsis holmii* ซึ่งจะหมักน้ำตาลให้ได้แอลกอฮอล์และสารให้กลิ่นรสอื่นๆ แบคทีเรียและยีสต์ดังกล่าวมีอยู่ทั่วไปในบรรยากาศ แต่น้ำซีอิ๊วที่ผลิตได้รุ่นแรกมีคุณภาพกลิ่นรสไม่ดีนัก เนื่องจากจุลินทรีย์แพร่กระจายน้อย

นิรมล ล้อสุริยนต์ (2536) ได้ศึกษาการนำถั่วมะแสะมาพัฒนาเป็นอาหารสำเร็จรูปชนิดแผ่น จากผลการศึกษาพบว่าผลิตภัณฑ์ที่ได้มีองค์ประกอบทางเคมีได้แก่ ความชื้น โปรตีน ไขมัน คาร์โบไฮเดรต เถ้า และเยื่อใย เท่ากับร้อยละ 3.85 16.35 2.12 76.84 3.12 และ 1.57

มิลลิกรัม ตามลำดับ มีปริมาณเกลือแร่และวิตามินได้แก่ ดุเหล็ก ไทอามิน โทโปฟาวิน ในอาซีน เท่ากับ 3.65 1.75 0.38 4.40 มิลลิกรัม ตามลำดับ และวิตามิน 216.67 เรตินอล มีจำนวนจะลินีรีย ทั้งหมด 70 โคโลนีต่อกรัม ยีสต์และราน้อยกว่า 10 โคโลนีต่อกรัม ผลการศึกษาอายุการเก็บรักษา พบว่าสามารถเก็บได้ทั้งห้องปรับอากาศและห้องธรรมดาเป็นระยะเวลานาน 10 สัปดาห์ การสำรวจ ความพึงพอใจของผู้บริโภคจากจำนวน 200 คน พบว่า ความชอบในผลิตภัณฑ์อยู่ในระดับปานกลาง ร้อยละ 81 และพบว่า ร้อยละ 46 ยินดีที่จะซื้อผลิตภัณฑ์

สุทธิศักดิ์ สุขในศิลป์ (2522). รายงานเกี่ยวกับจุลินทรีย์ที่เข้ามามีบทบาทสำคัญในขั้นตอน การหมักน้ำเกลือ คือแบคทีเรียและยีสต์ที่สามารถเจริญในสภาพที่มีความเข้มข้นของเกลือสูงๆ ได้ แบคทีเรียดังกล่าวเป็นประเภทที่สร้างกรดแลกติกได้จากน้ำตาล โดยผ่านกระบวนการ glycolysis ซึ่งจะทำให้ pH ลดลง แบคทีเรียประเภทนี้ ได้แก่ *Pediococcus halophils*, *Pediococcus soyae* และ *Lactobacillus delbrueckii* สำหรับยีสต์ที่มีหน้าที่สำคัญโดยให้น้ำตาลในน้ำซี้วสร้างเป็น แอลกอฮอล์ ซึ่งรวมกับสารอื่น เกิดเป็นสารให้กลิ่นรสน้ำซี้ว ยีสต์ที่พบมาได้แก่ *Saccharomyces rouxii* ลำดับต่อมาคือ *Torulopsis* และที่พบบ้างเล็กน้อยคือ *Pichia*, *Debaryomyces* และ *Candida* โดยมีข้อเสนอแนะตามรายงานนี้คือควรใช้สารพันธุ์ของจุลินทรีย์ที่คัดเลือกกว่ามีประสิทธิภาพสูงแทน การใช้เชื้อธรรมดา

สถาบันวิจัยและพัฒนาผลิตภัณฑ์อาหาร. (2527). ใช้วิธีการผลิตน้ำซี้วแบบธรรมชาติโดย การหมักโมโรมิจะเติมน้ำเกลือลงไปในโคจิ ทำให้ความเข้มข้นของเกลือสูงขึ้นถึงร้อยละ 17-20 จุลิน ทรีย์บางชนิดถูกกำจัดออกไป และเป็นภาวะที่เหมาะสมต่อการเจริญเติบโตของ *Lactobacillus delbrueckii*, *Pediococcus halophils*, *Saccharomyces rouxii* และ *Hansenula* แบคทีเรียและ ยีสต์เหล่านี้จะสร้างกรดแลกติกและแอลกอฮอล์ ทำให้กลิ่นและรสชาติของน้ำซี้วดีขึ้น

สมชาย จอมดวง. (2533) ทำการศึกษาการใช้ข้าวสาลีไทยใน 3 รูปแบบ คือ แบ่งข้าสาลี ทั้งหมด ข้าสาลีบดแตกและข้าสาลีทั้งเมล็ด เปรียบเทียบกับแป้งขนมปัง โดยผสมกับถั่วเหลืองหนึ่ง สุก และคลุกด้วยเชื้อราผง *A. oryzae* นำส่วนผสมใส่กระดังแล้วเพาะให้เชื้อราเจริญขึ้นเป็นเวลา 72 ชั่วโมง บันทึกอุณหภูมิเปลี่ยนแปลงในระหว่างการเพาะ นำส่วนผสมที่ได้ผสมกับน้ำเกลือ ซึ่งมีความ เข้มข้นร้อยละ 22 แล้วหมักในโรงหมักเปรียบเทียบกับห้องควบคุมอุณหภูมิ พบว่าในระหว่างการ เพาะโคจิอุณหภูมิจะเพิ่มขึ้นสูงสุดถึง 43 องศาเซลเซียส โคจิที่มีส่วนผสมของข้าสาลีบดแตกมี คุณภาพดีที่สุด ค่าความเป็นกรด และ pH เปลี่ยนแปลงมากในช่วง 3 สัปดาห์แรกและค่อนข้างคงที่ จนหมักครบ 16 สัปดาห์ ความเข้มข้นของเกลือในเต้าเจี้ยวเริ่มต้นมีค่าประมาณร้อยละ 17 เมื่อหมัก ครบ 16 สัปดาห์มีความเข้มข้นเพิ่มขึ้นเป็นร้อยละ 20-21 เต้าเจี้ยวที่หมักในโรงหมักจะมีสีเข้มกว่าการ หมักในห้องควบคุมอุณหภูมิ เต้าเจี้ยวที่มีส่วนผสมของข้าสาลีบดแตกมีคุณภาพดีที่สุด

สมชาย ประภาวัต. (2541) ศึกษาการทำคูกี้จากถั่วเขียวผิวดำเปรียบเทียบกับถั่วเขียว และถั่วมะแฮะผลการศึกษาพบว่าสามารถให้แป้งถั่วมะแฮะผสมในแป้งสาลีได้สูงถึงร้อยละ 10 โดย น้ำหนัก จะได้ปริมาณโปรตีน ไขมัน ร้อยละ 7.56 และ 28.47 โดยน้ำหนักแห้ง ตามลำดับ

ซีดับบลิว เฮทเซลไทน์ และ เค ชิบาสากิ (C.W. Hesseltine and K. Shibasaki. 1961)) ได้ศึกษาการหมักเต้าเจี้ยวแบบดั้งเดิมโดยการเติมยีสต์ *S. rouxii* พบว่า คุณภาพดีของเต้าเจี้ยวนั้น นอกจากจะขึ้นอยู่กับ การเตรียมถั่วเหลืองแล้วยังขึ้นกับ การเพิ่มเชื้อ *S. rouxii* โดยเติมยีสต์ในส่วนผสมที่ทำการหมักและแยกเอาเกลือออกก่อน วิธีการนี้สามารถนำมาใช้ในการผลิตเต้าเจี้ยวจำนวนมาก

เอ เค ลุนดา และเอส ดัส (A.K.Lundu and S.Das .1969) ได้ศึกษาเกี่ยวกับการผลิตอะไมเลสในของน้ำหมักแบบดั้งเดิมโดยใช้ *A. oryzae* พบว่า สามารถแยกอะไมเลสได้แตกต่างกันตามชนิดของตัวกลาง และ ค่า pH

อัมเรต ภูมิรัตน์ ที่ ดับบลิวเฟลเจล ที่ กลิ่นสุคนธ์ และ ดับบลิว สมพอรัน (A.Bhumiratana, T.W.Flegel, T.Glinsukon and W.Somporan .1980) ได้ทำการแยก *Aspergillus* 5 ชนิด และมี ราเมือก 1 ชนิด เปรียบเทียบกับสายพันธุ์ *A. oryzae* จากญี่ปุ่นโดยใช้ซับสเตรทจากประเทศญี่ปุ่น และพบว่า *A. flavus*. Var *columnaris* มีประสิทธิภาพในการผลิต โปรตีนเอสมากที่สุด และสามารถตรวจพบเชื้ออัลฟาโทกซินที่อยู่ในกระบวนการผลิต

อรรณว อิมพูลทรัพย์ อัมเรต ภูมิรัตน์ และทีโมธี ดับบลิวเฟลเจล (A. Impoolsup, A. Bhumiratana and Timothy W.Flegel. 1981) ได้ศึกษาการแยก proteases ในสภาวะที่เป็นกลางกับ สภาวะเบส จากเชื้อรา *Aspergillus flavus*. Var *columnaris* ในซีอิ้วช่วง การหมักโคจิ และทำให้เชื้อบริสุทธิ์ โดยการใช้การตกตะกอนด้วยเกลือแอมโมเนียมซัลเฟต ก่อนการแยกด้วยเทคนิคโครมาโทกราฟีที่มี diethylaminoethyl – Sephadex A – 50 , carboxymethylcellulose CM – 52 และ Sephadex G – 100 เป็นตัวแยก พบว่าการอธิบายเกี่ยวกับการหมักซีอิ้วช่วงโคจิ ดังกล่าวข้างต้น จะทำให้ผลของผลผลิตในโรงงานอุตสาหกรรมดีขึ้น

ยัง และวูด (Yong and Wood.) ได้ศึกษาผลของ pH ที่มีต่อการเจริญเติบโตของ *Lactobacillus delbrueckii*, และ *Saccharomyces rouxii* ในนมโรมิ พบว่าช่วง pH ที่ *Lactobacillus delbrueckii*, มีจำนวนเซลล์ที่มีชีวิตสูงสุดคือ 5.0-5.5 และของ *Saccharomyces rouxii* คือ 5.0 pH ที่เหมาะสมต่อการเจริญของจุลินทรีย์ทั้งสองชนิดคือ pH 5.0

การศึกษางานวิจัยในครั้งนี้จะได้งานวิจัยที่เกี่ยวข้องนี้ไปเป็นส่วนหนึ่งของศึกษาด้านกระบวนการเปลี่ยนแปลงระหว่างหมักโมโรมิ เพื่อติดตามการทำงานของเอนไซม์อะไมเลส โปรตีนเอส จากการทำงานของเชื้อจุลินทรีย์ที่ได้เติมลงไปและค่าของ pH ที่มีผลต่อการสร้างกรดอินทรีย์ซึ่งจะทำให้กลิ่นและรสของซีอิ้วดีขึ้น และนอกจากนี้ได้ทราบถึงองค์ประกอบถั่วมะเอะเมื่อนำไปแปรรูปเป็นผลิตภัณฑ์ทางอาหารด้านต่างๆ เพื่อเปรียบเทียบในงานวิจัย

บทที่ 3

วิธีดำเนินการวิจัย

การศึกษาครั้งนี้เป็นการวิจัยเชิงทดลองแบ่งเป็น 2 ตอน ดังนี้

ตอนที่ 1 ขั้นตอนการทำการทดลองเพื่อศึกษาการเปลี่ยนแปลงระหว่างกระบวนการหมัก และเพื่อวิเคราะห์คุณภาพของซีอิ๊ว

ตอนที่ 2 การเผยแพร่ข้อมูล

ตอนที่ 1 ขั้นตอนการทำการทดลองเพื่อศึกษาการเปลี่ยนแปลงระหว่าง

กระบวนการหมักและเพื่อวิเคราะห์คุณภาพของซีอิ๊ว

การทดลองแบ่งออกเป็น 3 ระยะ คือระยะที่ 1 เป็นขั้นตอนการหมักซีอิ๊ว ซึ่งได้ทำการทดลองในพื้นที่อำเภอป่าสัก จังหวัดน่าน และห้องปฏิบัติการภาควิชาเคมี คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ ระยะที่ 2 เป็นการวิเคราะห์การเปลี่ยนแปลงทางชีวเคมีระหว่างกระบวนการหมัก ซึ่งได้ทำการทดลองในห้องปฏิบัติการเทคโนโลยีการหมัก ศูนย์พันธุวิศวกรรมและเทคโนโลยีแห่งชาติ และระยะที่ 3 เป็นการวิเคราะห์คุณภาพซีอิ๊ว โดยได้ทำการทดลองที่ห้องปฏิบัติการภาควิชาเคมี คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ โดยมีรายละเอียดดังนี้

การเตรียมเครื่องมือ อุปกรณ์และสารเคมีที่ใช้ในการทดลอง

1. เครื่องมือที่ใช้ในการทดลอง

- เครื่องอุลตราไวโอเลตวิสิเบิลสเปกโตรโฟโตมิเตอร์ (Ultraviolet visible spectrophotometer)
- เครื่องโครมาโทกราฟีของเหลวสมรรถนะสูง (High-Performance Liquid Chromatography, HPLC)
- เครื่องอะตอมมิกแอบซอร์บชันสเปกโตรโฟโตมิเตอร์ (Atomic Adsorption Spectrophotometer)
- เครื่องชั่งไฟฟ้าอย่างละเอียด 4 ตำแหน่ง ยี่ห้อ Precisa รุ่น 205 A

Superbalance series

- เครื่องปั่นไฟฟ้า
- เครื่องอบลมร้อน
- เครื่อง Vortex

2. อุปกรณ์ที่ใช้ในการทดลอง

- ไหดินเคลือบ
- กระจก
- ผ้าขาวบาง
- หม้อสำหรับนึ่งวัตถุดิบ
- ไม้พาย
- อุปกรณ์เคมีพื้นฐาน

3. วัสดุและสารเคมีที่ใช้ในการทดลอง

1. วัสดุและสารเคมีที่ใช้ในการหมักซีอิ๊ว

- ถั่วมะแฮะ จากอำเภอบ่อเกลือ จังหวัดน่าน
- ถั่วเหลืองคัดพันธุ์ ตราไรท์พิพย์ ผลิตโดยบริษัทไร่ธัญญาจำกัด
- แป้งสาลี ตราบัวแดงผลิตโดยบริษัทยูไนเต็ดฟลาวมิลล์ จำกัด (มหาชน)
- เกลือ จากอำเภอบ่อเกลือ จังหวัดน่าน
- เชื้อ *A. oryzae* จากสถาบันวิจัยวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีแห่งประเทศไทย

2. สารเคมีที่ใช้ในการทดลองวิเคราะห์การเปลี่ยนแปลงระหว่างกระบวนการหมัก

- โพลินรีเอเจนต์ (Folin reagent) ของบริษัท Merck ประเทศเยอรมัน
- ไตรคลอโรอะซิติก (Trichloroacetic acid) ของบริษัท Merck ประเทศเยอรมัน
- โปรตีนมาตรฐานที่แยกจากถั่วเหลือง (Soy Protein Isolate)
- โซเดียมคาร์บอเนต (Sodium carbonate) ของบริษัท Carlo Erba ประเทศฝรั่งเศส
- กรดอะมิโนไทโรซีน (Amino tyrosine) ของบริษัท Merck ประเทศเยอรมัน
- ไดไนโตรซาลิซิลิก (Dinitrosalicylic acid) ของบริษัท Fluka ประเทศสวิสเซอร์แลนด์
- กลูโคส (Glucose) ของบริษัท Carlo Erba ประเทศฝรั่งเศส
- อาหารเลี้ยงเชื้อโปเตโตเดกซ์โตรอาการ์ (Potato dextrose agar)
- นิวเทรียนอาการ์ (Nutrient agar)
- เพนนิซิลินจีโซเดียม (Penicillin G sodium) ของบริษัทเอ็มแอนเอชเมนูแฟคทอรีนค์ ประเทศไทย
- กรดไฮโดรคลอริก (Hydrochloric acid) ของบริษัท Merck ประเทศเยอรมัน
- กรดแลกติกมาตรฐาน (Lactic acid) ของบริษัท Sigma ประเทศเยอรมัน
- กรดอะซิติกมาตรฐาน (Acetic acid) ของบริษัท Carlo Erba ประเทศฝรั่งเศส
- กรดซิตริกมาตรฐาน (Citric acid)
- อัลฟากรดอะมิโนบิวไทริค (α - Aminobutyric acid)

- กรดอะมิโนมาตรฐาน (Amino acid standard H) ของบริษัท Pirce ประเทศสหรัฐอเมริกา
 - อะซิเตทฟอสเฟตบัฟเฟอร์ (Acetate – Phosphate Buffer pH 5.02) ของบริษัท Waters ประเทศสหรัฐอเมริกา Waters, USA
 - เอซีซีคิว แทกอีเลนต์ (AccQ Tag Eluent A)
 - เอซีซีคิว โพลีเอเจนท์คิต (AccQ-Fluor™ reagent kit)
 - เอบีเอเอ (ABAA) ของบริษัท Sigma ประเทศสหรัฐอเมริกา
 - กรดไตรคลอโรอะซิติก (Trichloroacetic acid) ของบริษัท Merck ประเทศเยอรมัน
 - อะลานีน (Alanine) ของบริษัท Sigma ประเทศสหรัฐอเมริกา
 - ไคซีสทีน (Cysteine) ของบริษัท Sigma ประเทศสหรัฐอเมริกา
 - กลูตามีน (Glutamine) ของบริษัท Sigma ประเทศสหรัฐอเมริกา
 - ฮิสทีดีน (Histidine) ของบริษัท Sigma ประเทศสหรัฐอเมริกา
 - ไฮโดรซีพราลิน (Hydroxy praline) ของบริษัท Merck ประเทศเยอรมัน
 - เมทไทโอนีน (Methionine) ของบริษัท Sigma ประเทศสหรัฐอเมริกา
 - โพรลีน (Proline) ของบริษัท Sigma ประเทศสหรัฐอเมริกา
3. สารเคมีที่ใช้ในการทดลองวิเคราะห์คุณภาพซีอิ๊ว
- เพนนิซิลินจีโซเดียม (Penicillin)
 - ซิลเวอร์ไนเตรท (Silver)
 - โซเดียมคลอไรด์ (Sodium chloride)
 - แคลเซียมคาร์บอเนต (Calcium carbonate)
 - โพแทสเซียมไทโอไซยาเนต (Potassium thiocyanate)
 - เฟอริกอะลูมิเนียม (Ferric alum)
 - ไนโตรเบนซีน (Nitro benzene)
 - ฟอर्मัลดีไฮด์ (Formaldehyde)
 - โซเดียมไฮดรอกไซด์ (Sodium hydroxide)
 - ฟีนอล์ฟทาลีน (Phenolphthalein)
 - โพแทสเซียมไฮโดรเจนฟทาเลต (Potassium hydrogen phthalate)

วิธีการดำเนินการทดลอง

1. วิธีการหมักซีอิ๊ว

1. ศึกษาข้อมูล รวบรวมผลงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง
2. เก็บและคัดถั่วมะแฮะที่จะนำมาเป็นวัตถุดิบในการหมัก

3. จัดหาวัตถุดิบอื่นๆที่ต้องใช้ในกระบวนการหมัก แป้งสาลี เกลือ น้ำสะอาดรวมทั้งเชื้อจุลินทรีย์บริสุทธิ์ สายพันธุ์ *A. oryzae*

4. จัดหาภาชนะสำหรับทำการหมัก คือ ไหดินเคลือบ ผ้าขาวบาง กระจ่าง ตามจำนวนสูตรที่วางแผนไว้ รวมทั้งชุดกลุ่มควบคุมที่ใช้ถั่วเหลืองเป็นองค์ประกอบหลัก

5. แช่ถั่วเหลือง ถั่วมะแะที่คัดสรรแล้วในน้ำสะอาด เป็นเวลา 15 ชั่วโมง และนำไปนึ่งจนสุก

6. นำถั่วที่นึ่งแล้วมาใส่บนกระดังคลุกเคล้ากับแป้งสาลีในอัตราส่วน 3:1 แล้วนำเชื้อจุลินทรีย์บริสุทธิ์ สายพันธุ์ *A. oryzae* มาผสม คลุกเคล้าให้ทั่ว พร้อมพรมน้ำสะอาดเพื่อให้เกิดความชื้นที่เหมาะสม ก่อนจะคลุมด้วยผ้าขาวบางที่สะอาดผ่านการฆ่าเชื้อ เก็บส่วนผสมในที่ได้ไว้ในที่มีอากาศถ่ายเท บ่มไว้นาน 72 ชั่วโมง เรียกว่าการหมักช่วงโคจิ

7. นำส่วนผสมที่ได้มาตรวจดูการเจริญเติบโตของเชื้อจุลินทรีย์ *A. oryzae* เมื่อเชื้อราเจริญ จะสังเกตเห็นสีเขียวอ่อนเกิดขึ้น จึงจะนำไปผ่านกระบวนการหมักต่อ

8. นำไปบรรจุลงในโถดินเคลือบ เติมน้ำเกลือที่เข้มข้นความเข้มข้น 20% โดยน้ำหนักต่อปริมาตร ปิดฝาโถด้วยผ้าขาวบาง นำไปตากแดดเพื่อเร่งปฏิกิริยาการหมัก ทำการคนเป็นระยะๆ ในช่วงนี้เรียกว่าการหมักช่วง โมโรมิ

9. เก็บตัวอย่างส่วนผสมทุกสูตรเป็นระยะๆ ตั้งแต่ เริ่มหมัก (0 วัน) 10 20 30 45 60 75 และ 90 วัน เพื่อนำไปศึกษาการเปลี่ยนแปลงของเอนไซม์อะไมเลส โปรตีเอส และปริมาณกรดอินทรีย์ ปริมาณกรดอะมิโน ปริมาณจุลินทรีย์ และค่า pH

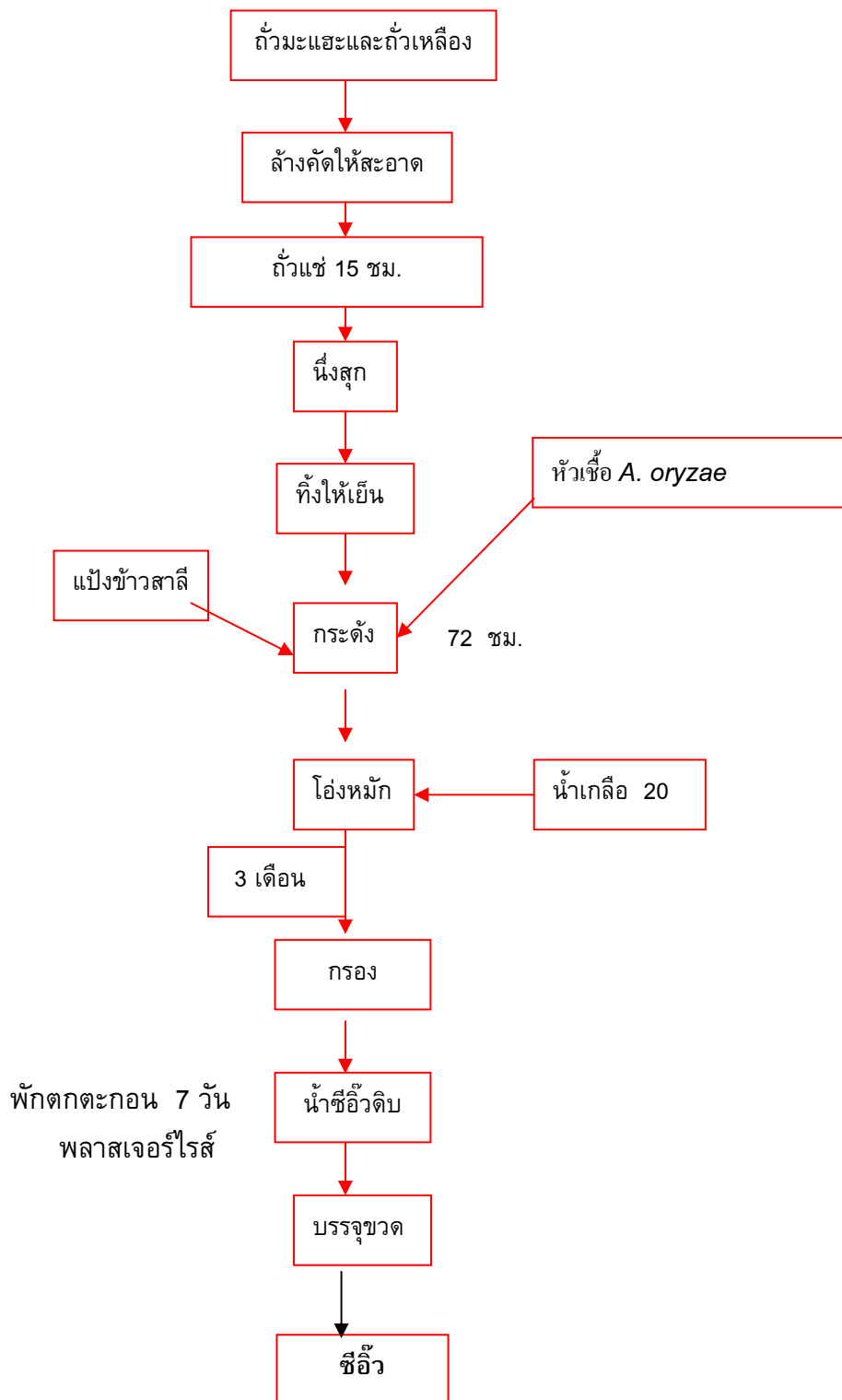
10. เมื่อครบกำหนดเวลา 90 วัน นำส่วนผสมมากรองด้วยผ้าขาวบาง จนได้น้ำซีอิ๊วดิบ ตั้งทิ้งไว้ 7 วัน เพื่อให้ตกตะกอน หลังจากนั้นนำน้ำซีอิ๊วไปทำการพาสเจอร์ไรซ์โดยต้มที่อุณหภูมิ 80-85 °C นาน 10-15 นาที เพื่อฆ่าเชื้อและตกตะกอนโปรตีน กรองเอาตะกอนออกก่อนนำไปบรรจุขวด ซึ่งได้แสดงแผนการทดลองในแผนภาพที่ 1

11. นำน้ำซีอิ๊วแต่ละสูตรที่ผ่านการพาสเจอร์ไรซ์แล้วไปตรวจวิเคราะห์หาปริมาณโปรตีน ปริมาณน้ำตาล ปริมาณเกลือ และปริมาณโลหะหนัก

2. วิธีการทดลองวิเคราะห์การเปลี่ยนแปลงในระหว่างกระบวนการหมัก

ในงานวิจัยนี้ได้เก็บตัวอย่างซีอิ๊วระหว่างการหมักเป็นระยะเวลาต่างๆ ดังนี้ คือ 0 10 20 30 45 60 75 และ 90 วัน ตามลำดับเพื่อศึกษาการเปลี่ยนแปลงระหว่างกระบวนการหมัก ดังนี้ การเก็บตัวอย่างทุกช่วงระยะเวลาที่กำหนดสำหรับการวิเคราะห์หาปริมาณเอนไซม์ อะไมเลส โปรตีเอส ปริมาณกรดอินทรีย์ ปริมาณจุลินทรีย์ ตรวจวัดค่า pH ส่วนการวิเคราะห์หาปริมาณกรดอะมิโนได้นำตัวอย่างที่เก็บเฉพาะ 0 60 และ 90 วัน ตามลำดับ

กระบวนการหมักซีอิ๊วจัดทำเป็นขั้นตอนดังแสดงให้เห็นชัดในภาพประกอบ



ภาพประกอบ 2 กระบวนการหมักซีอิ๊ว

หมายเหตุ อัตราส่วนของถั่วมะแะต่อถั่วเหลือง โดยมีการเปลี่ยนแปลงของอัตราส่วนตามสูตร

การวิเคราะห์ปริมาณเอนไซม์ อะไมเลส และโปรทีเอส วิธีวิเคราะห์หาปริมาณเอนไซม์ อะไมเลส และโปรทีเอส

การสร้างกราฟมาตรฐานเอนไซม์ อะไมเลส

1. ปิเปตสารละลายกลูโคสมาตรฐานที่ความเข้มข้น 1% ใส่หลอดทดลอง 6 หลอด หลอดละ 0.5 มิลลิลิตรนำไปป่มที่อุณหภูมิ 40 °C เติมเอนไซม์ 0.25 มิลลิลิตร
2. นำไปป่มที่อุณหภูมิ 30 °C เวลา นาน 10 นาที
3. เติมสารละลายไดโนโตรซาลิกไซคลิก (DNS) 1.5 มิลลิลิตร แล้วเขย่าด้วยเครื่องเขย่า Vortex
4. ต้มนาน 15 นาที แล้วทำให้เย็นทันที
5. เติมน้ำกลั่น 5 มิลลิลิตร
6. นำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 540 นาโนเมตรด้วยเครื่องอูลตราไวโอเลตวิสิเลสเปกโทรมิเตอร์ นำค่าการดูดกลืนแสงที่วัดได้ไปสร้างกราฟมาตรฐาน

การวิเคราะห์ปริมาณเอนไซม์ อะไมเลส

1. ปิเปตตัวอย่าง 0.75 มิลลิลิตรเติมสารละลายไดโนโตรซาลิกไซคลิก 0.75 มิลลิลิตร
2. นำไปต้มนาน 15 นาที แล้วทำให้เย็นทันที
3. เติมน้ำกลั่น 5 มิลลิลิตร
4. นำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 540 นาโนเมตรด้วยเครื่องอูลตราไวโอเลตวิสิเลสเปกโทรมิเตอร์ นำค่าการดูดกลืนแสงที่วัดได้ไปคำนวณเทียบกับกราฟมาตรฐาน

การสร้างกราฟมาตรฐานเอนไซม์ โปรทีเอส

1. ปิเปตสารละลาย Soy Protein Isolate (SPI) มาตรฐานที่ความเข้มข้น 1 มิลลิกรัม/มิลลิลิตร ใส่หลอดทดลอง 6 ไมโครลิตร นำไปป่มที่อุณหภูมิ 40 °C เติมฟอสเฟสบัฟเฟอร์ ที่ pH 6.8 ลงไป 352 ไมโครลิตร เติมน้ำกลั่น 625 ไมโครลิตร และ เอนไซม์ 100 ไมโครลิตร
2. นำไปป่มที่อุณหภูมิ 40 °C เวลา 30 นาที
3. เติมไตรคลอโรอะซีติกความเข้มข้น 50 % ปริมาตร 200 ไมโครลิตร แล้วเขย่าด้วยเครื่องเขย่า
4. นำไปหมุนเหวี่ยงด้วยเครื่องเซนตริฟิวส์ 10000 รอบต่อนาที เป็นเวลานาน 5 นาที
5. เติมน้ำกลั่น 5 มิลลิลิตร
6. นำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 660 นาโนเมตรด้วยเครื่องอูลตราไวโอเลตวิสิเลสเปกโทรมิเตอร์ จากนั้นนำค่าการดูดกลืนแสงที่วัดได้ไปสร้างกราฟมาตรฐาน

การวิเคราะห์ปริมาณแอนไซม์ โปรทีเอส

1. บีบตัวอย่าง 0.75 มิลลิลิตร เติมน้ำละลายไดโนโตรซซสติกไซคลิก 0.75 มิลลิลิตร
2. นำไปต้มนาน 15 นาที แล้วทำให้เย็นทันที
3. เติมน้ำกลั่น 5 มิลลิลิตร
4. นำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 540 นาโนเมตร ด้วยเครื่องอูลตราไวโอเลตวิสิเบิลสเปกโทรมิเตอร์

การวิเคราะห์ปริมาณกรดอินทรีย์

นำตัวอย่างที่กรองแล้วมาวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลและกรดอินทรีย์ สารอินทรีย์ที่เกิดจากการผลิตของเชื้อจุลินทรีย์ในตัวอย่างซีอิ๊ว คือ กรดซิตริก กรดแลกติก กรดอะซิติก ที่เกิดจากกิจกรรมการย่อยของจุลินทรีย์ ทำการวัดโดยใช้หมักที่ผ่านการกรองด้วยกระดาษกรองขนาด 0.2 nm ผ่านเข้า HPLC ที่ต่อกับคอลัมน์ Aminex HPX-87 H (BioRad, Hercules, Calif., USA) ที่มีกรดซัลฟูริกความเข้มข้น 5 mM เป็น mobile phase กรดอินทรีย์จะถูกวัดด้วย Waters 996 Photodiode Array Detector ที่ความยาวคลื่น 210 nm น้ำตาลถูกวัดด้วย Waters 410 Differential Refractometer Detector (Millipore Corp., Milford, MA, USA)

การวิเคราะห์ปริมาณจุลินทรีย์

นำตัวอย่างทั้งหมดตัวอย่างละ 1 กรัมเปียก มาทำการเจือจางด้วยการเตรียมตัวอย่างทั้งหมดที่จะใช้สำหรับนับจำนวนเชื้อแบคทีเรีย รา และ ยีสต์ โดยเตรียม Potato Dextrose Agar (PDA) และ Nutrient Agar (NA) เพื่อใช้เป็นอาหารของราและแบคทีเรีย ตามลำดับ ปรับค่า pH ของอาหาร PDA ด้วยการเติม 2M HCL 1 mL/L และเติม antibiotic Penicillin G (100 mg/L) จากนั้นทำการเจือจางตัวอย่างที่ความเจือจางที่เหมาะสมให้ได้ปริมาณจุลินทรีย์ 30–300 CFU /mL และใส่ลงในจานเพาะเชื้อปริมาตร 1 mL และเทอาหารเลี้ยงเชื้อ ทำการบ่มเชื้อที่อุณหภูมิ 30 °C เป็นเวลา 24-48 ชั่วโมงสำหรับการนับจำนวนแบคทีเรีย และ 48-72 ชั่วโมงสำหรับการนับจำนวนราและยีสต์

การวิเคราะห์ปริมาณกรดอะมิโน

การเตรียมสารละลายกรดอะมิโนผสมเพื่อใช้ในการตรวจสอบ

เตรียมกรดอะมิโนผสม ซึ่งประกอบด้วย อะลานีน (alanine) ซิสทีน (cystine) กลูตามิก (glutamic) ฮิสทิดิน (histidine) ไฮดรอกซีโพรลีน (hydroxyproline) เมไทโอนีน (methionine) และ โพรลีน (proline) เข้มข้นอย่างละ 20 มิลลิโมลาร์

การสกัดตัวอย่างถั่วหมักและ SNB

ทำการสกัดกรดอะมิโนอิสระซึ่งตัวอย่าง 1 กรัม ใส่หลอดทดลอง เติมน้ำกลั่น 9 มิลลิลิตร จากนั้นนำไปเขย่าด้วยเครื่อง Vortex เป็นเวลา 1 นาที นำส่วนใสที่ได้ 0.2 มิลลิลิตร ใส่ลงในหลอดปั่นขนาด 1.5 มิลลิลิตร จากนั้นเติมน้ำละลายกรดไตรคลอโรอะซิติกเข้มข้นร้อยละ 5 ปริมาตร

0.8 มิลลิลิตร นำไปปั่นที่ความเร็วรอบ 10,000 xg เป็นเวลา 10 นาที ภายใต้อุณหภูมิ 4 °C เก็บส่วนใสสำหรับการวิเคราะห์ในขั้นต่อไป

การเตรียมอนุพันธ์

ปิเปตสารละลายมาตรฐานภายใน ABAA เข้มข้น 2.5 มิลลิโมลาร์ ปริมาตร 20 ไมโครลิตร ลงหลอดปั่นขนาด 1.5 มิลลิลิตร ปิเปตน้ำนาโนเพียว 780 ไมโครลิตร เติมสารละลายน้ำสกัดจากถั่วหมักปริมาตร 200 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากัน กรองสารละลายที่ได้ผ่านเมมเบรนขนาด 0.45 ไมครอน ที่ต่อเข้ากับกระบอกฉีดยาแก้วขนาด 5 มิลลิลิตร เก็บสารละลายที่ได้ในหลอดปั่นขนาด 1.5 มิลลิลิตร เติม Waters AccQ Fluor Borate buffer 70 ไมโครลิตร ลงในขวดสำหรับทำปฏิกิริยา เติมสารละลายตัวอย่างหรือ สารละลายมาตรฐานกรดอะมิโน 10 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากัน เติมสารละลาย AccQ Fluor Reagent 20 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากัน ทำการถ่ายสารละลายทั้งหมดลงใน insert glass จากนั้นประกอบเข้ากับขวดสำหรับเครื่อง HPLC ปิดฝาด้วย silicone-lined septum บ่มที่อุณหภูมิ 55 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 10 นาที โดยใช้ heating block

สำหรับสารละลายแบลงก์ ทำโดยใช้ Waters AccQ Fluor Borate buffer แทนการเติมสารละลายตัวอย่างหรือ สารละลายมาตรฐานกรดอะมิโนตัวอย่าง และทำตามขั้นตอนข้างต้น

เตรียมส่วนสารละลายกรดอะมิโนมาตรฐาน ผสมสารละลายมาตรฐานภายใน ABAA เข้มข้น 2.5 มิลลิโมลาร์ 20 ไมโครลิตร และกรดอะมิโนมาตรฐาน 40 ไมโครลิตร และน้ำกลั่นนาโนเพียว 940 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากัน จากนั้นกรองและเก็บเพื่อเตรียมอนุพันธ์ของกรดอะมิโน

การวิเคราะห์โดยเครื่อง HPLC

วิเคราะห์สารประกอบอนุพันธ์ของกรดอะมิโนที่เตรียมได้ด้วยเครื่อง HPLC ซึ่งต่อกับคอลัมน์ AccQ Tag C18 4 mm สารประกอบอนุพันธ์ชนิดต่างๆ ถูกแยกออกจากกันโดยฉีดสารประกอบดังกล่าวปริมาตร 5 ไมโครลิตร เข้าคอลัมน์ และชะด้วยเฟสเคลื่อนที่ที่ประกอบด้วยตัวทำละลายชนิดต่างๆ ดังตาราง 3 โดย A = AccQTag eluent A pH 5.02 B = Acetonitrile HPLC grade C = Nanopure distilled water ตรวจวัดค่าการเรืองแสงด้วยเครื่อง fluorescent detector (Water 2475, USA) โดยกำหนดให้ excitation wavelength เท่ากับ 250 nm และ Emission wavelength เท่ากับ 395 nm ประมวลผลและบันทึกด้วยโปรแกรม Millennium

ตาราง 4 สภาวะสำหรับการแยกกรดอะมิโน

Time (min)	A (%)	B (%)	C (%)
0	100	0	0
0.5	99	1	0
21.0	95	5	0
22.0	91	9	0
32.5	83	17	0
38.0	0	60	40
46.0	100	0	0
55.0	100	0	0

แปลผลด้วยวิธีใช้สารมาตรฐานภายใน (Internal standard method) โดยใช้ ABAA เป็น
 ฟีคมาตรฐานสำหรับการคำนวณของแต่ละโครมาโตแกรม ซึ่งสามารถคำนวณปริมาณกรดอะมิโน
 อิสระได้ ดังสมการ

$$DRf_x = \frac{A_{SD} \times C_{IS-SD}}{C_{SD} \times A_{IS-SD}}$$

$$C_x = \frac{A_x \times C_{IS}}{A_{IS} \times DRf_x}$$

โดยกำหนดให้

DRf_x = ปริมาณกรดอะมิโนอิสระ

A_{SD} = พื้นที่ใต้พีคของกรดอะมิโนแต่ละชนิดในสารละลายกรดมาตรฐาน

C_{SD} = ความเข้มข้นของกรดอะมิโนแต่ละชนิดในสารละลายกรดมาตรฐาน

C_{IS-SD} = ความเข้มข้นของกรดอะมิโนมาตรฐานภายใน (ABAA) สารละลายกรด
 มาตรฐาน

A_{IS-SD} = พื้นที่ใต้พีคของกรดอะมิโนมาตรฐานภายใน (ABAA) สารละลายกรด
 มาตรฐาน

C_{IS} = ความเข้มข้นของกรดอะมิโนมาตรฐานภายใน (ABAA) ในตัวอย่าง

A_{IS} = พื้นที่ใต้พีคของกรดอะมิโนมาตรฐานภายใน (ABAA) ในตัวอย่าง

C_x = ความเข้มข้นของกรดอะมิโนแต่ละชนิดในตัวอย่าง

A_x = พื้นที่ใต้พีคของกรดอะมิโนแต่ละชนิดในตัวอย่าง

3. การวิเคราะห์คุณภาพซีอิ๊วตามมาตรฐานอุตสาหกรรม (มอก.)

ในงานวิจัยนี้ได้เก็บตัวอย่างซีอิ๊วที่ผ่านการฆ่าเชื้อแล้วทำการทดลองวิเคราะห์คุณภาพซีอิ๊วตามมาตรฐานอุตสาหกรรม คือ การวิเคราะห์หาปริมาณคลอไรด์ การวิเคราะห์หาปริมาณโปรตีน การวิเคราะห์หาปริมาณน้ำตาล และการวิเคราะห์หาโลหะ คือ แคดเมียม ทองแดง ตะกั่ว ตามขั้นตอนการทดลอง ดังนี้

การวิเคราะห์หาปริมาณคลอไรด์ ทดลองตามวิธี AOAC

1. บีบตัวอย่างหนัก 3 มิลลิลิตร
2. เติมน้ำกลั่น 50 มิลลิลิตร
3. บีบสารละลายตัวอย่างมา 10 มิลลิลิตรใส่ขวดรูปชมพู่
4. เติมสารละลายซิลเวอร์ไนเตรตเข้มข้น 0.1 นอร์มอล จำนวน 20 มิลลิลิตร
5. เติมสารละลายกรดไนตริกเข้มข้น 3.0 ฟอ์มอล จำนวน 5 มิลลิลิตรและเติมสารละลายเพอร์ริสอะลัม 0.5-1.0 มิลลิลิตร
6. นำไทเทรตกับสารละลายโพตัสเซียมไทโอไซยาเนต เข้มข้น 0.1 นอร์มอล จนได้สารละลายสีแดงแสดงว่าปฏิกิริยาถึงจุดยุติ บันทึกปริมาตร เพื่อนำไปคำนวณ

การวิเคราะห์หาปริมาณโปรตีน ทดลองตามวิธี AOAC

1. บีบตัวอย่าง 1.4 มิลลิลิตร
2. เจือจางด้วยน้ำให้ได้ปริมาตร 50 มิลลิลิตร
3. บีบสารละลายตัวอย่างปริมาตร 12.5 มิลลิลิตร ใส่ ในขวดรูปชมพู่
4. เติมฟอ์มอลดีไฮด์ 37% 14 มิลลิลิตร ตั้งทิ้งไว้ประมาณ 5 นาที
5. นำไทเทรตกับสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ เข้มข้น 0.5 นอร์มอล โดยใช้ ฟีนอล์ฟทาลีนเป็นอินดิเคเตอร์ ไทเทรตจนสารละลายเปลี่ยนเป็นสีชมพู บันทึกปริมาตรเบสที่ใช้ เพื่อนำไปคำนวณหาปริมาณโปรตีน

การวิเคราะห์หาปริมาณน้ำตาล ทดลองตามวิธี ฟีนอลซัลฟูริก

การสร้างกราฟมาตรฐาน

1. บีบสารละลายกลูโคสมาตรฐานที่ความเข้มข้น 10 30 50 70 และ 90 ppm ใส่หลอดทดลอง 5 หลอด หลอดละ 0.5 มิลลิลิตร
2. จากนั้น เติม 4% สารละลายฟีนอล 0.5 มิลลิลิตร เขย่าด้วยเครื่องเขย่า
3. เติมกรดซัลฟูริกเข้มข้น 2.5 มิลลิลิตร แล้วเขย่าด้วยเครื่องเขย่า จากนั้นเติมน้ำกลั่น 11.5 มิลลิลิตร
4. นำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 490 นาโนเมตรด้วยเครื่องอุลตราไวโอเลตวิสิเบิลสเปกโตรมิเตอร์ จากนั้นนำค่าการดูดกลืนแสงที่วัดได้ไปสร้างกราฟมาตรฐาน

การวิเคราะห์หาปริมาณน้ำตาล

1. บีบตัวอย่างมา 2 มิลลิลิตร เติมน้ำ 30 มิลลิลิตร แล้วนำไปกรองและปรับปริมาตรสารละลายด้วยน้ำให้ได้ปริมาตร 50 มิลลิลิตร
2. บีบตัวอย่างมา 0.5 มิลลิลิตร ใส่หลอดทดลอง จากนั้นเติม 4% สารละลายฟีนอล 0.5 มิลลิลิตร เขย่าด้วยเครื่องเขย่า
3. เติมกรดซัลฟิวริกเข้มข้น 2.5 มิลลิลิตร แล้วเขย่าด้วยเครื่องเขย่า จากนั้นเติมน้ำกลั่น 11.5 มิลลิลิตร
4. นำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 490 นาโนเมตรด้วยเครื่องอูลตราไวโอเลตวิสิเบิลสเปกโตรมิเตอร์ นั้นนำค่าการดูดกลืนแสงที่วัดได้ไปเทียบกับกราฟมาตรฐาน เพื่อคำนวณหาปริมาณน้ำตาล

การวิเคราะห์หาโลหะ คือ Cd, Cu, Pb ในเตาเจี้ยวและซีอิ๊ว

1. เตรียมสารละลายมาตรฐาน Cd, Cu, Pb ที่ความเข้มข้นต่าง ๆ ดังนี้ 0.25, 0.5, 1.0, 1.5, 2.0 ppm นำสารละลายมาตรฐานแต่ละชุดไป ผ่านเข้าเครื่องอะตอมมิกแอบซอร์บชันสเปกโตรมิเตอร์ เพื่อบันทึกค่าการดูดกลืนแสง โดยการวิเคราะห์หาปริมาณตะกั่ว จะบันทึกการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 217 นาโนเมตร การวิเคราะห์หาปริมาณแคดเมียม จะบันทึกการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 273 นาโนเมตร การวิเคราะห์หาปริมาณทองแดง จะบันทึกการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 324.8 นาโนเมตร นำค่าที่ได้ไปพลอตกราฟมาตรฐานแต่ละชนิด
2. นำตัวอย่างมาทำย่อย โดยบีบตัวอย่างซีอิ๊วมา 2 มิลลิลิตร จากนั้นเติมกรดไนตริกเข้มข้น 20 มิลลิลิตร แล้วนำไปให้ความร้อน จนกระทั่งควันสีน้ำตาลหมดไป
3. นำสารละลายตัวอย่างแต่ละชุดไป ผ่านเข้าเครื่องอะตอมมิกแอบซอร์บชันสเปกโตรมิเตอร์ เพื่อบันทึกค่าการดูดกลืนแสง โดยการวิเคราะห์หาปริมาณตะกั่ว แคดเมียม และ ทองแดง ตามสภาวะในข้อ 1 ในการเตรียมกราฟมาตรฐาน

ตอนที่ 2 การเผยแพร่ข้อมูล

1. จัดเสนอผลงานวิชาการต่อสาธารณชนโดยการจัดป้ายนิเทศ
 - 1.1 นำเสนอผลงานวิชาการในวโรกาสสมเด็จพระเทพรัตนราชสุดาฯ สยามบรมราชกุมารี เสด็จติดตามงานในโครงการพระราชดำริ ณ ศูนย์ภูฟ้า อำเภอบ่อเกลือ จังหวัดน่าน วันที่ 26 กุมภาพันธ์ 2550
 - 1.2 นำเสนอผลงานวิชาการ ในการประชุมวิชาการ “วิทยาศาสตร์นเรศวร ครั้งที่ 1 ณ คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยนเรศวร จังหวัดพิษณุโลก วันที่ 15-16 มีนาคม 2550
2. ส่งเสริมความรู้พื้นฐานเกี่ยวกับถั่วมะแฮะ ตลอดจนเสนอแนวทางในการใช้ประโยชน์จากถั่วมะแฮะในการนำไปหมักซีอิ๊วให้แก่ชุมชน กลุ่มผู้สนใจ

2.1 จัดแสดงผลงานแก่กลุ่มแม่บ้าน บ้านนาออก หมู่ที่ 1 ตำบลภูฟ้า อำเภอบ่อเกลือ จังหวัดน่าน

2.2 จัดส่งเสริมความรู้เรื่องการทำหมักเต้าเจี้ยวและซีอิ๊วแก่กลุ่มฝึกอาชีพ อำเภอปัว จังหวัดน่าน

2.3 ส่งเสริมความรู้เรื่องการทำหมักเต้าเจี้ยวและซีอิ๊วแก่นักเรียนช่วงชั้นที่ 2 โรงเรียน บ้านนาออก อำเภอบ่อเกลือ สำนักงานเขตพื้นที่การศึกษาน่าน เขต 2 จังหวัดน่าน

3. เพิ่มเติมในการจัดการเรียนการสอนในวิชาวิทยาศาสตร์ สาระสิ่งมีชีวิตกับกระบวนการดำรงชีวิต โดยจัดทำแผนการสอนบูรณาการ ที่เกี่ยวข้องกับคุณลักษณะ การเจริญเติบโตและการใช้ประโยชน์ ของถั่วมะแฮะ

บทที่ 4

ผลการวิจัย

การศึกษาวิจัยครั้งนี้ ผู้วิจัยได้เสนอผลการวิจัยได้ตามหัวข้อต่างๆ ดังนี้

1. ผลการการศึกษาการเปลี่ยนแปลงในระหว่างกระบวนการหมัก
2. ผลการวิเคราะห์คุณภาพซึ่งอิงตามมาตรฐานอุตสาหกรรม (มอก.)

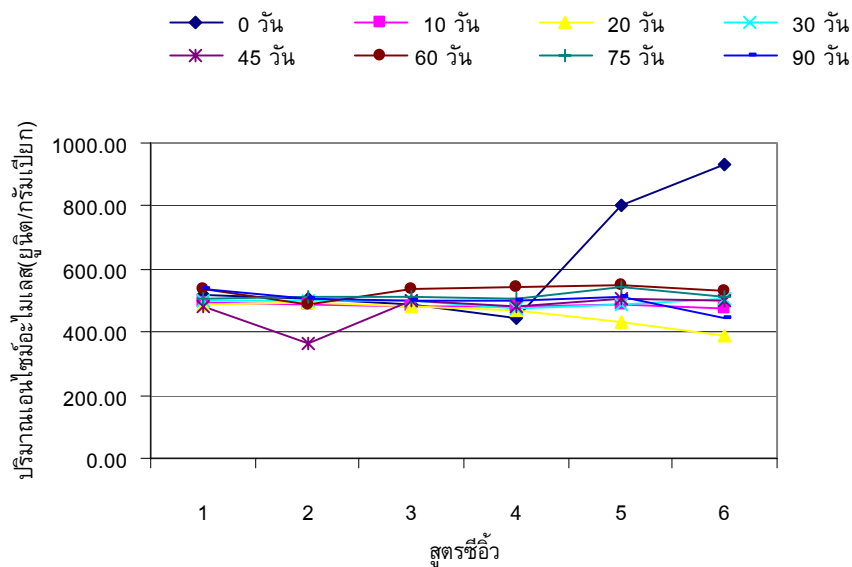
1. ผลการการศึกษาการเปลี่ยนแปลงในระหว่างกระบวนการหมัก

การศึกษากการเปลี่ยนแปลงในระหว่างกระบวนการหมักได้เก็บตัวอย่างในช่วงการหมักโมโรนิตามช่วงระยะเวลาการหมักดังนี้ เริ่มเก็บตัวอย่างที่ 0 10 20 30 45 60 75 และ 90 วันตามลำดับ โดยติดตามการทำงานของเอนไซม์อะไมเลส และโปรตีเอส ปริมาณกรดอินทรีย์ ปริมาณจุลินทรีย์ และค่า pH

ปริมาณเอนไซม์อะไมเลส และโปรตีเอส

การทดลองบทที่ 3 ตอนที่ 1 ซึ่งได้วิเคราะห์หาปริมาณเอนไซม์โดยวิธีวิลิเบิลสเปกโทรเมตรี โดยได้ทำการวิเคราะห์ปริมาณเทียบกับกราฟมาตรฐานดังภาพประกอบ 21 และ 22 เมื่อวิเคราะห์เทียบกับกราฟมาตรฐานดังกล่าวสามารถคำนวณหาปริมาณเอนไซม์ตามสมการ 1 และ 2 พบว่าปริมาณ เอนไซม์อะไมเลสที่ตรวจพบ ปริมาณเอนไซม์อะไมเลสที่พบจากการตรวจตัวอย่างที่เก็บ 0 10 20 30 45 60 75 และ 90 วัน ในสูตรที่ 1 อยู่ในช่วง 481.56 - 534.58 ยูนิตต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก สูตรที่ 2 อยู่ในช่วง 485.16 - 510.99 ยูนิตต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก สูตรที่ 3 อยู่ในช่วง 479.02 - 539.14 ยูนิตต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก สูตรที่ 4 อยู่ในช่วง 446.58 - 544.86 ยูนิตต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก สูตรที่ 5 อยู่ในช่วง 432.05 - 803.50 ยูนิตต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก และสูตรที่ 6 อยู่ในช่วง 391.51 - 930.09 ยูนิตต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก ดังแสดงให้เห็นชัดตามตาราง 4 จากผลการทดลองจะเห็นได้ว่าปริมาณเอนไซม์อะไมเลสที่ตรวจพบในแต่ละสูตรการหมักมีการเปลี่ยนแปลงตลอดเวลาที่ทำการศึกษา ซึ่งเอนไซม์อะไมเลสเกิดจากเชื้อ *A.oryzae* ผลิตภัณฑ์เอนไซม์อะไมเลสจึงทำหน้าที่ย่อยแป้งเป็นน้ำตาล (สุมาลี เหลืองสกุล. 2539: 217-218) ; (Yong and Wood. 1974) ในถั่วมะแสะมีแป้งเป็นองค์ประกอบมากกว่าในถั่วเหลืองหากจะพิจารณาตามทฤษฎีแล้วกิจกรรมของเอนไซม์อะไมเลสหน้าจะเกิดขึ้นกับสูตรที่มีถั่วมะแสะเป็นองค์ประกอบหลักหรือถั่วมะแสะล้วนได้มากกว่าในสูตรที่มีถั่วเหลืองล้วนแต่เมื่อพิจารณาจากปริมาณเอนไซม์อะไมเลสในตัวอย่างที่เก็บช่วงเริ่มต้นของการหมัก (0 วัน) ของสูตรที่ 1 ที่มีถั่วมะแสะ 100 % โดยน้ำหนัก พบว่ามีปริมาณเอนไซม์อะไมเลสเท่ากับ 517.69 ยูนิตต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก ซึ่งน้อยกว่าสูตรที่ 6 ที่มีถั่วเหลือง 100 % โดยน้ำหนัก ที่มีเอนไซม์

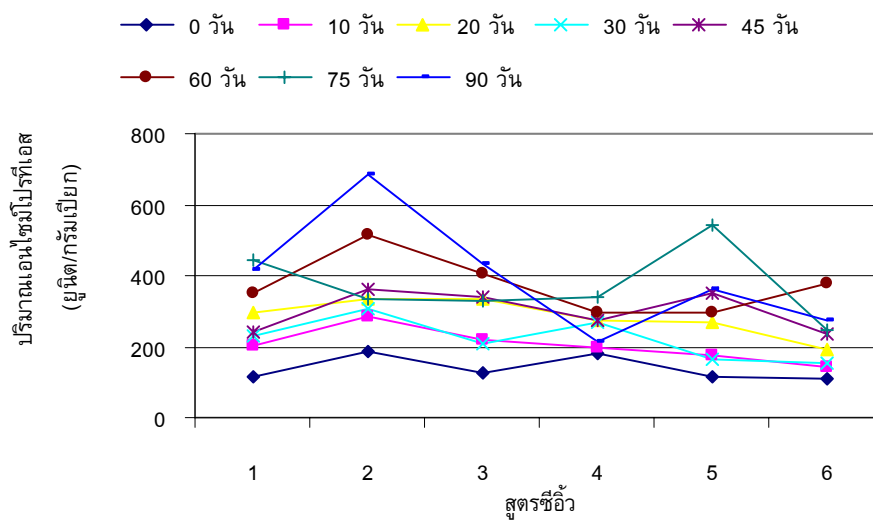
อะไมเลส สูงถึง 930.09 ยูนิตต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก การเกิดกิจกรรมของเอนไซม์อะไมเลสดังกล่าว นั้นทั้งนี้สันนิษฐานได้ว่ามีผลมาจากโครงสร้างทางกายภาพของเมล็ดถั่วทั้ง 2 ชนิด ที่แตกต่างกัน คือ เมล็ดถั่วมะแฮะมีลักษณะของเปลือกหนาและเนื้อแข็งย่อยยากจึงทำให้การทำงานของเอนไซม์อะไมเลสที่จะเข้าไปย่อยแป้งได้ยากกว่าเมล็ดของถั่วเหลืองที่มีเปลือกบาง เนื้ออ่อนนุ่มกว่า จึงมีผลต่อการทำงานของเอนไซม์ดังกล่าวข้างต้น



ภาพประกอบ 3 ปริมาณเอนไซม์อะไมเลสในการหมักแต่ละสูตร

ส่วนการวิเคราะห์ปริมาณเอนไซม์โปรทีเอสนั้นมีแนวโน้มมากขึ้นตามระยะเวลาการหมัก โดยตรวจวิเคราะห์ตามระยะเวลาของการหมักเป็นช่วงๆ ดังเช่นการเก็บตัวอย่างวิเคราะห์ปริมาณเอนไซม์อะไมเลส พบว่าปริมาณเอนไซม์โปรทีเอสในสูตรที่ 1 อยู่ในช่วง 115.50 - 441.79 ยูนิตต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก สูตรที่ 2 อยู่ในช่วง 187.28 - 683.93 ยูนิตต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก สูตรที่ 3 อยู่ในช่วง 128.78 - 430.44 ยูนิตต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก สูตรที่ 4 อยู่ในช่วง 182.74 - 337.43 ยูนิตต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก สูตร 5 อยู่ในช่วง 115.09 - 542.03 ยูนิตต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก และสูตรที่

6 อยู่ในช่วง 108.08 - 380.33 ยูนิตต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก ดังแสดงให้เห็นชัดในตาราง 5 เอนไซม์โปรทีเอสเกิดจากเชื้อ *A.oryzae* ผลิตขึ้น เอนไซม์โปรทีเอสจึงมีหน้าที่ย่อยโปรตีนในถั่วให้โมเลกุลเล็กลงได้กรดอะมิโน (สุมาลี เหลืองสกุล. 2539: 217-218) ; (Yong and Wood. 1974) นอกจากนี้โปรตีนที่ถูกย่อยยังเป็นอาหารของแบคทีเรียแลกติก ซึ่งเมื่อสังเกตกิจกรรมของเอนไซม์โปรทีเอสที่เริ่มต้นการหมัก (0 วัน) ของแต่ละสูตรจะมีปริมาณเอนไซม์โปรทีเอสน้อยกว่าในช่วงการหมักสุดท้าย (90 วัน) ซึ่งสอดคล้องกับกราฟมาตรฐาน ภาพ ประกอบ 22 และสอดคล้องกับปริมาณของกรดแลกติก ภาพประกอบ 5 ที่เมื่อเริ่มหมัก 0 วัน เอนไซม์โปรทีเอสมีกิจกรรมการย่อยโปรตีนน้อยจึงไม่สามารถตรวจพบปริมาณกรดแลกติกในช่วง 0-10 วันแรกของการหมักในทุกสูตร

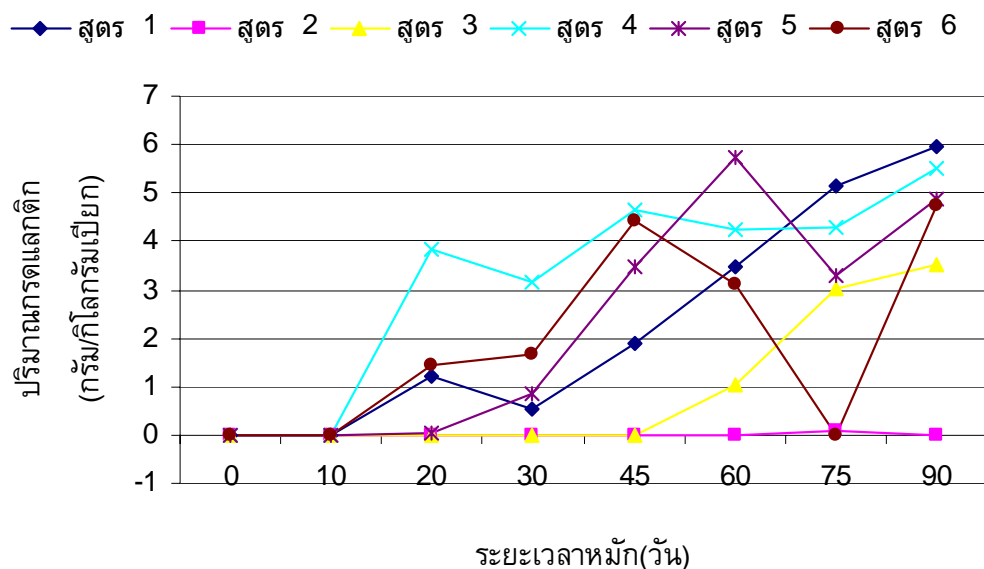


ภาพประกอบ 4 ปริมาณเอนไซม์โปรทีเอสในการหมักแต่ละสูตร

การวิเคราะห์ปริมาณกรดอินทรีย์

การศึกษาวิจัยในครั้งนี้ได้ตรวจวิเคราะห์หาปริมาณกรดอินทรีย์ 3 ชนิด คือ กรดแลกติก กรดอะซิติก กรดซिटริก โดยทำการทดลองด้วยเทคนิคเทคนิคโครมาโทกราฟีของเหลวสมรรถสูง ผลการวิเคราะห์สามารถเทียบได้กับกราฟมาตรฐานของกรดมาตรฐานแต่ละชนิดดังแสดงในภาพประกอบ 18 19 และ 20 เมื่อเปรียบเทียบค่าพื้นที่พีคของโครมาโทแกรมทำให้สามารถคำนวณหาปริมาณกรดแต่ละชนิดที่มีในส่วนประกอบหมักแต่ละสูตรของการเก็บตัวอย่างในแต่ละช่วงโดยเริ่มเก็บตัวอย่างที่ 0 10 20 30 45 60 75 และ 90 วัน ตามลำดับ พบว่าการตรวจวิเคราะห์ดังกล่าวไม่ปรากฏปริมาณกรดซิทริกอันเนื่องมาจากกรดซิทริกจะถูกสร้างจาก *A. niger* (สุมาลี เหลืองสกุล. 2539: 217) ; (วิลาวัณย์ เจริญจิตรตระกูล. 2539: 110) ส่วนมากจะนำไปใช้ในอุตสาหกรรมอาหาร เช่น เครื่องดื่ม ลูกกวาด หรือใช้เติมในปลาเพื่อการถนอม และใช้ในอุตสาหกรรมยา แต่เนื่องจากการหมักซีอิ๊วใช้เชื้อ *A. oryzae* และหมักในน้ำเกลือ จึงทำให้มาสามารถตรวจพบปริมาณกรดซิทริกในการทดลองของแต่ละสูตรได้ การวิเคราะห์ปริมาณกรดแลกติกในช่วง 0-10 วันแรกของการหมักทุกสูตรไม่พบปริมาณกรดแลกติกอันเนื่องมาจากในช่วงแรกยังไม่มีการทำงานของเชื้อแบคทีเรียแลกติกซึ่งประกอบด้วย ค่า pH ภาพประกอบ 10 ไม่เหมาะกับการเจริญของเชื้อแบคทีเรียแลกติก โดยเชื้อแบคทีเรียแลกติกจะเจริญได้ดีในช่วงของ pH 4.5 ในการหมักช่วงระยะเวลาตั้งแต่ 20 30 45 60 75 และ 90 วัน ได้ผลการวิเคราะห์ปริมาณกรดแลกติกในสูตรที่ 1 อยู่ในช่วง 0.56-5.94 กรัมต่อกิโลกรัมเปียกของถั่วหมัก สูตรที่ 2 อยู่ในช่วง 0.00 - 0.08 กรัมต่อกิโลกรัมเปียกของถั่วหมัก สูตรที่ 3 อยู่ในช่วง 0.00 - 3.50 กรัมต่อกิโลกรัมเปียกของถั่วหมัก สูตรที่ 4 อยู่ในช่วง 3.14 - 5.49 กรัมต่อกิโลกรัมเปียกของถั่วหมัก สูตรที่ 5 อยู่ในช่วง 0.04 - 5.73 กรัมต่อกิโลกรัมเปียกของถั่วหมัก และสูตรที่ 6 อยู่ในช่วง 0.00 - 4.75 กรัมต่อกิโลกรัมเปียกของถั่วหมัก ตาราง 5 เมื่อพิจารณาแล้วพบว่ามีการทำงานของแบคทีเรียแลกติกเพิ่มขึ้นเมื่อระยะเวลาการหมักนานขึ้นซึ่งทราบได้จากการตรวจพบปริมาณกรดแลกติกที่เพิ่มขึ้นตามช่วงระยะเวลาของการหมักสัมพันธ์กับค่า pH ภาพประกอบ 10 ที่อยู่ในช่วงของการเจริญได้ดีของแบคทีเรียแลกติก และเมื่อพิจารณาจากการวิเคราะห์ปริมาณแบคทีเรียที่สามารถตรวจพบได้เมื่อหมักถึง 90 วัน (ตาราง 6) สำหรับการวิเคราะห์ปริมาณกรดแลกติกในสูตรที่ 2 นั้นจะพบว่าตรวจพบปริมาณกรดแลกติกได้น้อยมากเมื่อเทียบกับสูตรอื่นๆหรือแทบจะไม่พบเลย สาเหตุหนึ่งคือความเป็นไปได้จากการเออร์เรอร์ของเครื่องมือวิเคราะห์และเมื่อพิจารณาปริมาณแบคทีเรีย ตาราง 10 พบว่าปริมาณแบคทีเรียที่ตรวจพบโดยเฉลี่ยแล้วน้อยกว่าซีอิ๊วสูตรอื่นๆ

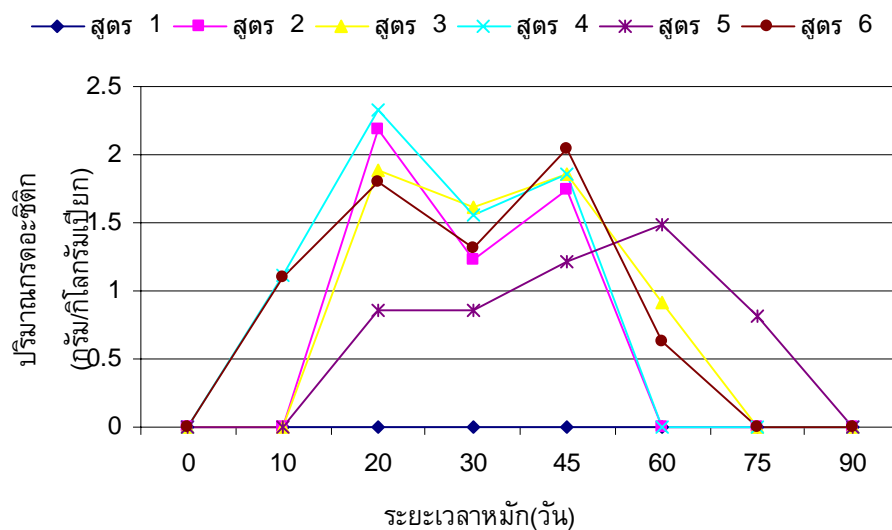
การตรวจปริมาณกรดแลกติกปรากฏให้เห็นชัดเจนดังภาพประกอบ 5



ภาพประกอบ 5 ปริมาณกรดแลกติกในกระบวนการหมักข้าวแต่ละสูตร

การตรวจวิเคราะห์ปริมาณกรดอะซิติก ซึ่งโดยทั่วไปแล้วกรดอะซิติกจะถูกผลิตขึ้นจากเชื้อแบคทีเรียในกลุ่ม *Acetobaacter* และ *Gluconbacter* แบคทีเรียทั้งสองสกุลสามารถออกซิไดส์เอทานอลไปเป็นกรดอะซิติก แต่แตกต่างกันที่ *Acetobaacter* จะเปลี่ยนเอทานอลไปเป็นกรดอะซิติกได้ปริมาณมากกว่าและพวกนี้สามารถออกซิไดส์กรดอะซิติกต่อไปเป็นก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์และน้ำ จึงเรียกว่า โอเวอร์ออกซิไดเซชัน ส่วน *Gluconbacter* เปลี่ยนเอทานอลไปเป็นกรดอะซิติกได้ต่ำหว่าและพวกนี้ไม่สามารถออกซิไดส์กรดอะซิติกต่อไปจึงเรียกว่า อันเดอร์ออกซิไดเซชัน จากความสามารถในการออกซิไดเอทานอลไปเป็นกรดอะซิติกดังกล่าว จึงนิยมในไปใช้ประโยชน์ในการผลิตน้ำส้มสายชูมากกว่าซึ่งมีรสเปรี้ยวที่เกิดจากกรดอะซิติกเป็นส่วนใหญ่ (วิลาวัดน์ย์ เจริญจิตรตระกูล. 2539: 86) ดังนั้นการหมักข้าวไม่ได้นำแบคทีเรียในกลุ่ม *Acetobaacter* และ *Gluconbacter* มาใช้ในการหมักโดยตรง จึงทำให้ผลการทดลองกล่าวพบว่าปริมาณกรดอะซิติกของการหมัก 0 และ 90 วัน นั้นไม่สามารถตรวจพบได้ซึ่งสามารถ

บอกถึงความสามารถของการเจริญของจุลินทรีย์ที่ได้ต้องการว่าสามารถเจริญได้ในช่วงไหนบ้างนั่นก็คือจุลินทรีย์อื่นสามารถเจริญได้ในการหมักถึง 75 วันในสูตรที่ 1 และ 5 เจริญได้ถึงการหมัก 60 วัน ในสูตรที่ 3 5 และ 6 ตามลำดับและเจริญได้ในการหมัก 45 วัน ในสูตรที่ 2 และ 4 เท่านั้น ส่วนหลังจากนั้นจุลินทรีย์เหล่านั้นจะถูกยับยั้งการเจริญและถูกกำจัดออกไป ดังนั้นเมื่อหมักครบ 90 วัน จึงไม่สามารถตรวจพบปริมาณกรดอะซิติกอีกซึ่ง นอกจากนี้ปริมาณกรดอะซิติกจะบ่งบอกถึงความพอดีของชีวะว่าการหมักชีวะสมบูรณ์หรือไม่

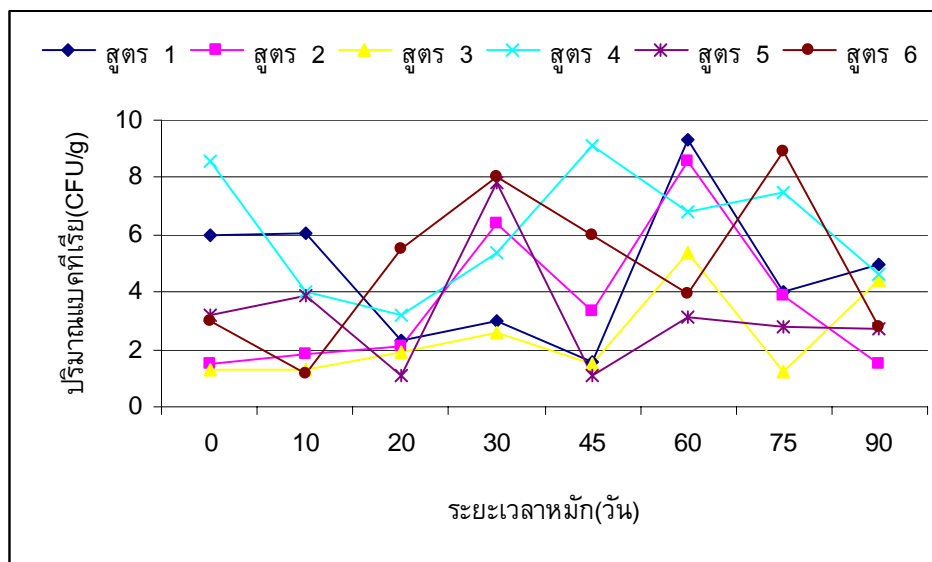


ภาพประกอบ 6 ปริมาณกรดอะซิติกในกระบวนการหมักชีวะแต่ละสูตร

วิเคราะห์ปริมาณจุลินทรีย์

การศึกษาวิจัยในครั้งนี้ได้ตรวจวิเคราะห์ปริมาณจุลินทรีย์ 3 ชนิด คือ แบคทีเรีย รา และ ยีสต์ จากการเก็บตัวอย่าง 0 10 20 30 45 60 75 และ 90 วัน ตามลำดับ โดยการนำไปเพาะเลี้ยงในอาหารเลี้ยงเชื้อแยกเป็นการเลี้ยงด้วยอาหารสองชนิดคือการเพาะเลี้ยง แบคทีเรียด้วย Nutrient agar และการเพาะเลี้ยงราและยีสต์ด้วย Potato dextrose agar ผลการวิเคราะห์ปริมาณแบคทีเรียในสูตรต่างๆดังนี้ สูตรที่ 1 อยู่ในช่วง 4.00×10^{10} - 6.00×10^{12} โคโลนีต่อกรัม สูตรที่ 2 อยู่ในช่วง 1.50×10^{10} - 2.08×10^{11} โคโลนีต่อกรัม สูตรที่ 3 อยู่ในช่วง 1.22×10^{10} - 2.57×10^{11} โคโลนีต่อกรัม

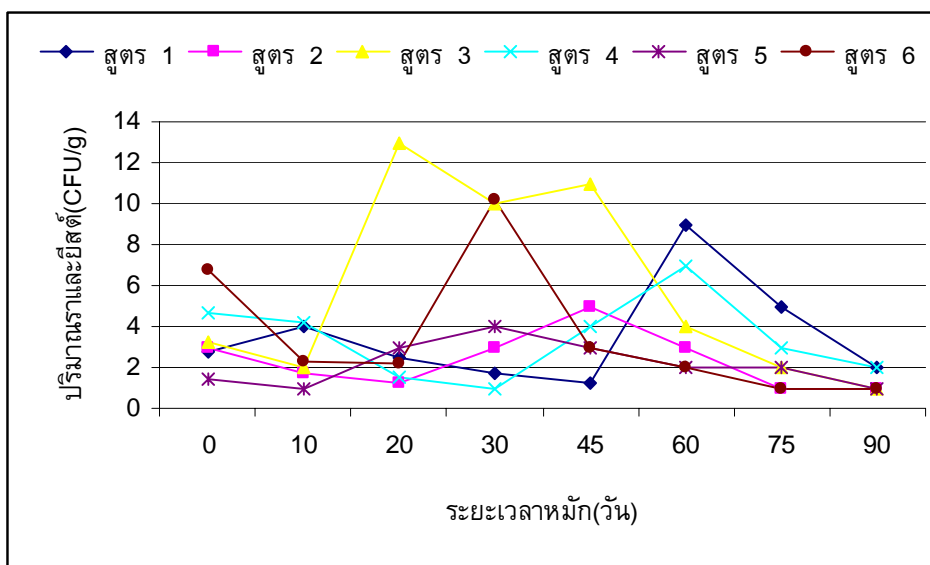
ตามลำดับ สูตรที่ 4 อยู่ในช่วง $6.80 \times 10^9 - 8.60 \times 10^{10}$ โคโลนีต่อกรัม ตามลำดับ สูตรที่ 5 อยู่ในช่วง $1.09 \times 10^{11} - 3.23$ โคโลนีต่อกรัม ตามลำดับ และสูตรที่ 6 อยู่ในช่วง $2.76 \times 10^{10} - 2.97 \times 10^{12}$ โคโลนีต่อกรัม ตามลำดับ ดังแสดงให้เห็นชัดเจน
 ในตาราง 10 จะเห็นได้ว่าการทำงานของแบคทีเรียตลอดการทดลองอันส่งผลให้มีการผลิตกรดแลกติกตลอดการทดลองเช่นกัน



ภาพประกอบ 7 ปริมาณแบคทีเรียในกระบวนการหมักซีอิ๊วแต่ละสูตร

ส่วนผลการวิเคราะห์ปริมาณราและยีสต์ในสูตรต่างๆ ได้ผลดังนี้ สูตรที่ 1 อยู่ในช่วง $2.00 \times 10^4 - 4.00 \times 10^{10}$ โคโลนีต่อกรัม สูตรที่ 2 อยู่ในช่วง $1.00 \times 10^4 - 3.00 \times 10^{10}$ โคโลนีต่อกรัม สูตรที่ 3 อยู่ในช่วง $1.00 \times 10^3 - 13.00 \times 10^{10}$ โคโลนีต่อกรัม สูตรที่ 4 อยู่ในช่วง $2.00 \times 10^3 - 4.70 \times 10^{10}$ โคโลนีต่อกรัม สูตรที่ 5 อยู่ในช่วง $1.00 \times 10^3 - 1.40 \times 10^{10}$ โคโลนีต่อกรัม สูตรที่ 6 อยู่ในช่วง $1.00 \times 10^3 - 6.80 \times 10^{10}$ 2 โคโลนีต่อกรัม ดังแสดงให้เห็นชัดในตาราง 10 จากผลการทดลองจะเห็นได้ว่าสามารถตรวจพบเชื้อราในช่วงแรกของการหมักได้มากกว่าช่วงการหมักสุดท้ายเมื่อครบ 90 วัน

นั้นเนื่องมาจากในการหมักซีอิ๊วได้ใช้หัวเชื้อ *A. oryzae* ในการหมักในช่วงโคจิจึงทำให้ตรวจพบปริมาณราและยีสต์ในช่วงแรกมากกว่าช่วงสุดท้ายนั่นเอง

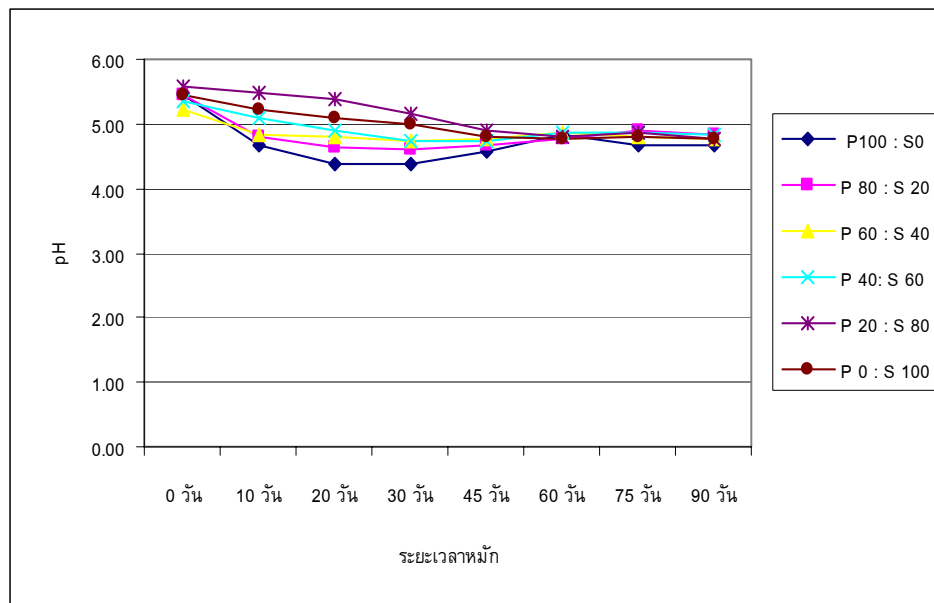


ภาพประกอบ 8 ปริมาณราและยีสต์ในกระบวนการหมักซีอิ๊วแต่ละสูตร

ค่า pH

การศึกษาวิจัยในครั้งนี้ได้ตรวจวัดค่า pH ตลอดช่วงระยะเวลาการหมัก จากการเก็บตัวอย่างในช่วงเวลา 0 10 20 30 45 60 75 และ 90 วัน นั้น พบว่าค่า pH ในสูตรที่ 1 อยู่ในช่วง 4.37 - 5.46 สูตรที่ 2 อยู่ในช่วง 4.59 - 5.46 สูตรที่ 3 อยู่ในช่วง 4.74 - 5.21 สูตรที่ 4 อยู่ในช่วง 4.73 - 5.36 สูตรที่ 5 อยู่ในช่วง 4.77 - 5.74 และสูตรที่ 6 อยู่ในช่วง 4.77 - 5.44 จากการทดลองค่า pH จะคงที่เมื่อช่วงระยะเวลาการหมักประมาณ 60 วันขึ้นไป และเมื่อพิจารณาความเหมาะสมของการตรวจพบปริมาณกรดแลกติกก็เริ่มมากขึ้นเมื่อหมัก 60 วันขึ้นไปเช่นกัน

ดังแสดงชัดเจนในภาพประกอบ 9

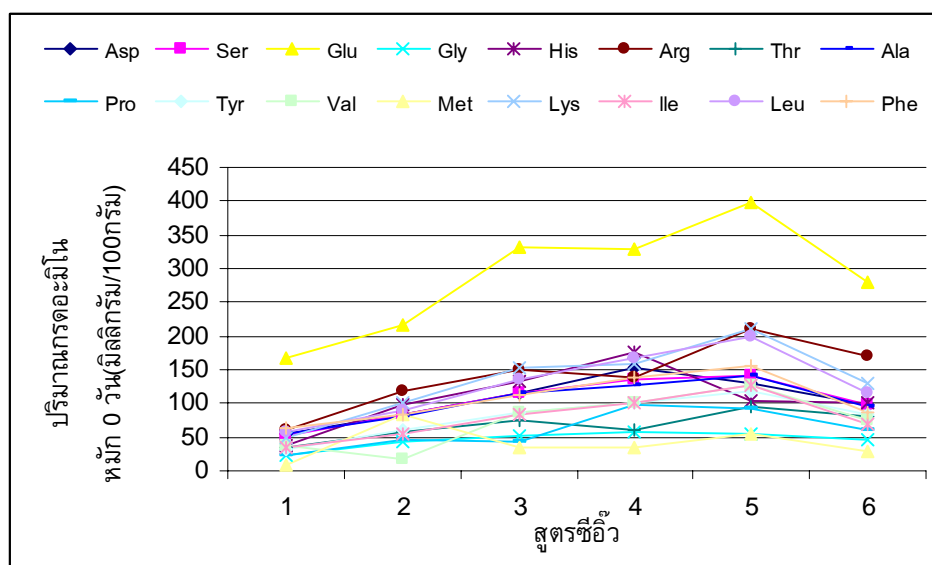


ภาพประกอบ 9 ค่า pH ในซีอิ๊วแต่ละสูตร ตลอดระยะเวลาหมัก

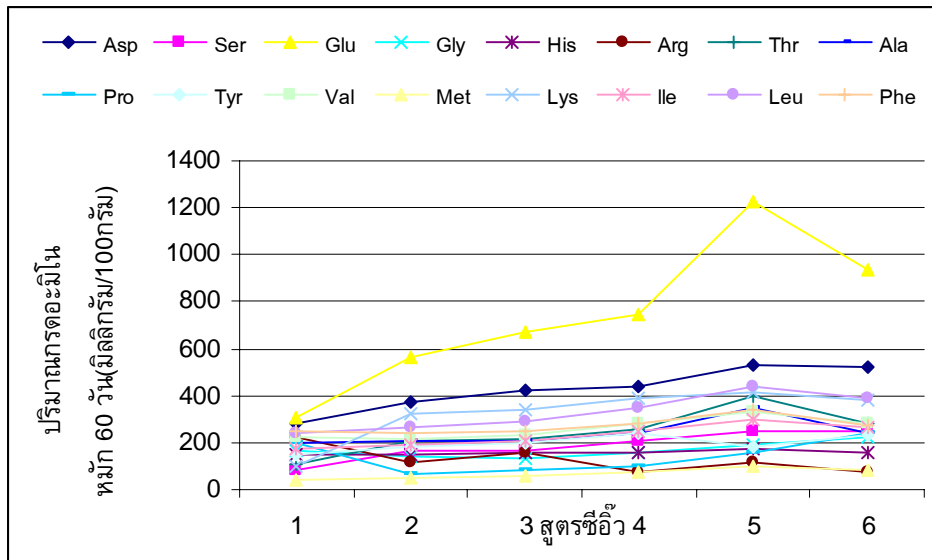
การวิเคราะห์ปริมาณกรดอะมิโน

จากการตรวจสอบประสิทธิภาพของการวิเคราะห์กรดอะมิโน โดยใช้วิธี AccQ Taq พบว่า สามารถวิเคราะห์กรดอะมิโนได้ทั้งหมด 17 ชนิด ได้แก่ Alanine (Ala) Arginine (Arg) Asparagine (Asp) Cystine (Cys) Glutamine (Glu) Glycine (Gly) Histidine (His) Isoleucine (Lue) Leucine (Ile) Lysine (Lys) Methionine (Met) Phenylalanine (Phe) Proline (Pro) Serine (Ser) Theonine (Thr) Tyrosine (Tyr) Valine (Val) ซึ่งเป็นองค์ประกอบของสารละลายกรดอะมิโนมาตรฐาน ภาพประกอบ.. อย่างไรก็ตาม ด้วยสภาวะที่ใช้ไม่สามารถแยกพีคของอนุพันธ์ของกลูตามีนกับฮีสทีดีน และอนุพันธ์ของซีสเทอีนกับซิสทีนได้ จึงไม่สามารถวิเคราะห์ปริมาณของกรดอะมิโนอิสระทั้ง 4 ชนิดได้อย่างถูกต้อง ในการทดลองการศึกษาวิจัยในครั้งนี้ได้ตรวจวิเคราะห์หารปริมาณกรดอะมิโนในระหว่างกระบวนการหมัก โดยแบ่งเป็นการเก็บตัวอย่าง 3 ช่วง คือ ระยะเวลาที่เริ่มหมัก(0 วัน) 60 และ 90 วัน

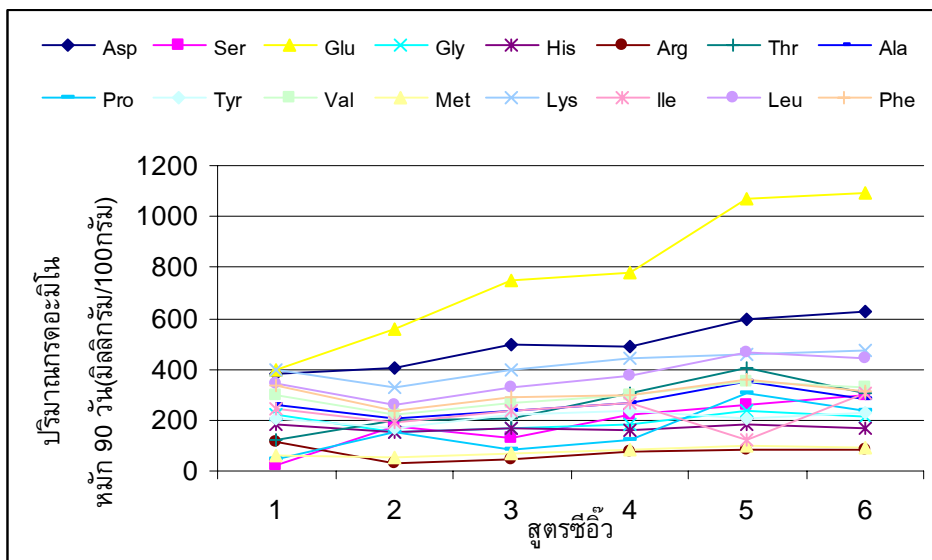
ตามลำดับ ในการตรวจวิเคราะห์พบกรดอะมิโนที่ได้จากการหมักซีอิ๊วทั้งหมดเพียง 16 ชนิด ในการหมัก 0 วัน พบปริมาณกรด อะมิโนรวมของทุกสูตรอยู่ในช่วง 741.89 – 2214.67 มิลลิกรัม/100 กรัม ในการหมัก 60 วัน พบปริมาณกรดอะมิโนรวมของทุกสูตรอยู่ในช่วง 3244.47 – 5157.99 มิลลิกรัม/100 กรัม และในการหมัก 90 วัน พบปริมาณกรดอะมิโนรวมของทุกสูตรอยู่ในช่วง 3275.59 – 5324.03 มิลลิกรัม/100 กรัม ดังแสดงค่าในตาราง 12 - 14 ตามลำดับ



ภาพประกอบ 10 ปริมาณกรดอะมิโนในช่วงการหมักเวลา 0 วัน



ภาพประกอบ 11 ปริมาณกรดอะมิโนในช่วงการหมักเวลา 60 วัน



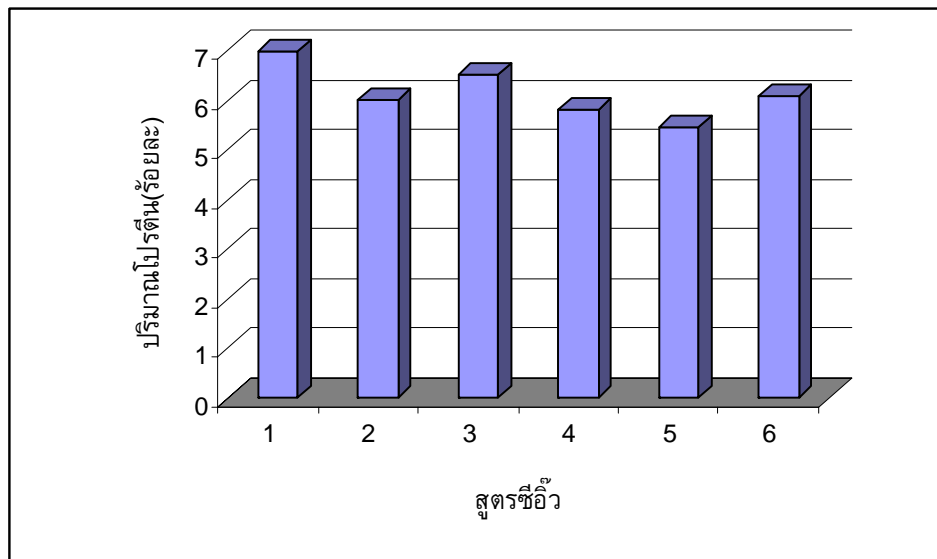
ภาพประกอบ 12 ปริมาณกรดอะมิโนในช่วงการหมักเวลา 90 วัน

2. ผลการวิเคราะห์คุณภาพซีอิ๊วตามมาตรฐานอุตสาหกรรม (มอก.)

การศึกษาวิเคราะห์คุณภาพน้ำซีอิ๊วแต่ละสูตรที่ผ่านการพาสเจอร์ไรซ์แล้วไปตรวจวิเคราะห์หาปริมาณโปรตีน ปริมาณน้ำตาล ปริมาณเกลือ และปริมาณโลหะหนัก เมื่อทำการทดลองแล้วได้ผลการทดลองดังนี้

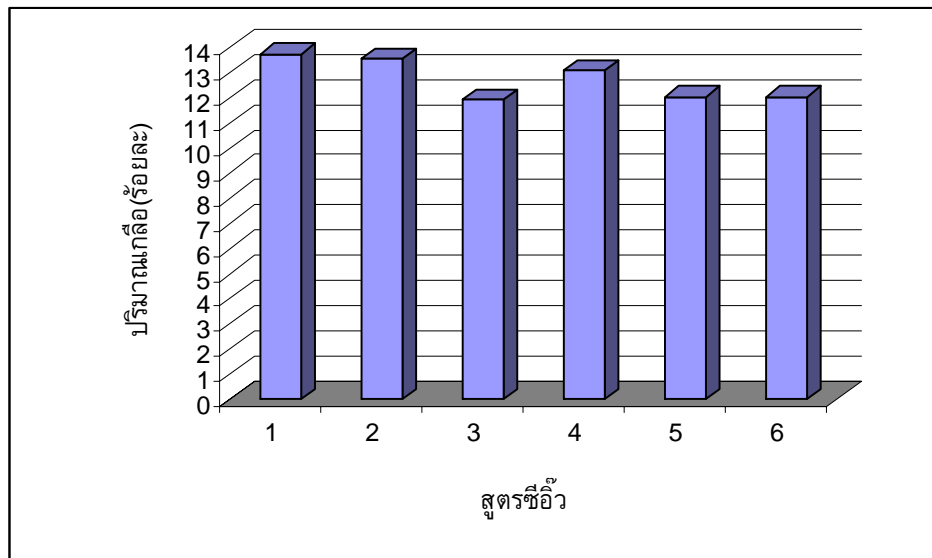
2.1 ผลการวิเคราะห์ปริมาณโปรตีน ปริมาณน้ำตาล และปริมาณเกลือ

การวิเคราะห์หาปริมาณโปรตีนโดยใช้วิธีไทเทรตแบบกรด-เบส ซึ่งได้ทดลองตามวิธี AOAC โดยวิเคราะห์คุณภาพซีอิ๊วที่ผ่านการพาสเจอร์ไรซ์แล้วได้ผลคิดเป็นเปอร์เซ็นต์ ปรากฏว่าปริมาณโปรตีน สูตรที่ 1-6 ได้ร้อยละ 6.98 6.00 6.50 5.80 5.45 และ 6.10 ตามลำดับ ปริมาณโปรตีนนี้ได้รับผลเนื่องมาจากการทำกิจกรรมของเอนไซม์โปรตีเอสจากกระบวนการหมักจนได้ผลิตภัณฑ์สุดท้ายคือซีอิ๊ว และเมื่อพิจารณาปริมาณโปรตีนระหว่างสูตรที่ 1 ถั่วแระล้วน และสูตรที่ 6 ถั่วเหลืองล้วนแล้วพบว่า ในสูตรที่ 1 นั้นมีปริมาณโปรตีนมากที่สุดคิดเป็นร้อยละ 6.98 และกว่าสูตรที่ 6 ที่มีเพียงร้อยละ 6.10 ซึ่งสันนิษฐานได้ว่าระหว่างกระบวนการหมักในสูตรที่ 1 เกิดกิจกรรมการย่อยโปรตีนที่สมบูรณ์กว่า และรองลงมาคือจากสูตรที่ 3 คือ ส่วนผสมถั่วมะแะร้อยละ 60 ต่อถั่วเหลืองร้อยละ 40 คิดเป็นร้อยละ 6.50 ซึ่งมีมากกว่าสูตรที่ 6



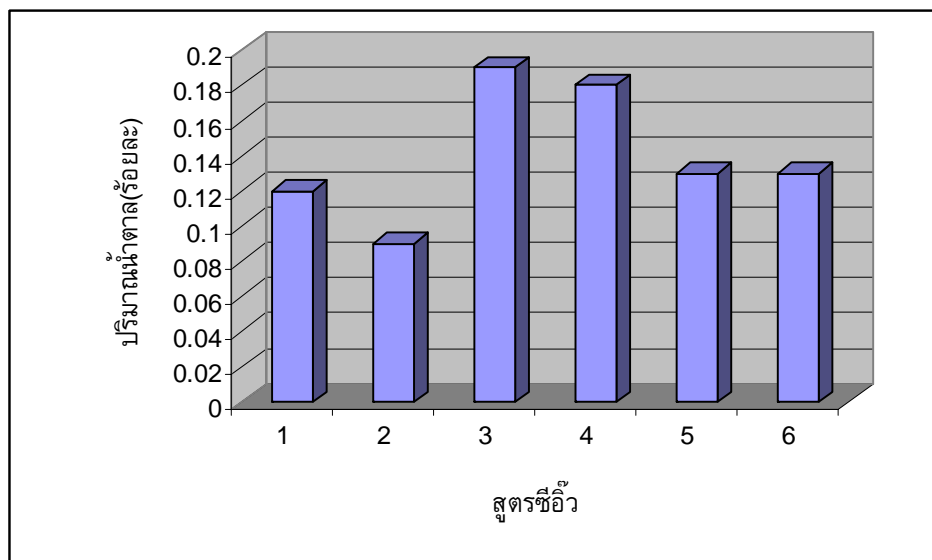
ภาพประกอบ 13 ปริมาณโปรตีนของซีอิ๊วในแต่ละสูตร

สำหรับการวิเคราะห์ปริมาณเกลือที่สกัดได้ทดลองตามวิธี AOAC โดยการไทเทรตแบบ ตกตะกอน ปริมาณเกลือที่พบในซีอิ๊วทั้ง 6 สูตรร้อยละ 13.74 13.54 11.90 13.10 12.05 12.05 ตามลำดับจากผลการทดลองพบว่าปริมาณเกลือในซีอิ๊วสูตรที่ 1 มีมากที่สุดคือเป็นร้อยละ 13.74 และ ปริมาณเกลือที่พบน้อยที่สุดในสูตรที่ 3 ร้อยละ 11.90 ซึ่งเมื่อเทียบกับมาตรฐานผลิตภัณฑ์น้ำซีอิ๊วขาว ชั้นที่หนึ่งหรือชั้นพิเศษที่กำหนดให้มีปริมาณเกลือคิดเป็นร้อยละของน้ำหนักอยู่ในช่วงร้อยละ 17-23 นั้น ปริมาณเกลือในซีอิ๊วที่ได้จากการทดลองทั้ง 6 สูตร ยังมีน้อยกว่า



ภาพประกอบ 14 ปริมาณเกลือของซีอิ๊วในแต่ละสูตร

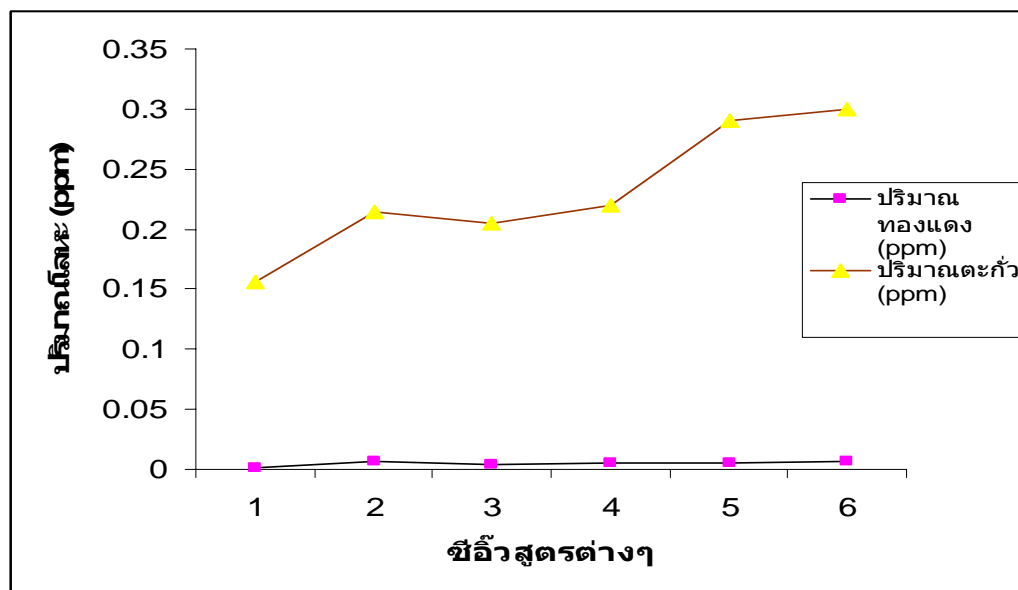
การวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลได้ทดลองตามวิธี AOAC พบว่าปริมาณน้ำตาลในแต่ละสูตรคือ สูตรที่ 1-6 ได้ร้อยละ 0.12 0.09 0.19 0.18 0.13 และ 0.13 ตามลำดับ ซึ่งทั้งนี้เมื่อเทียบกับ ปริมาณกลูโคสที่วิเคราะห์โดยเครื่องโครมาโทกราฟฟีของเหลวสมรรถนะสูง แล้วจะพบว่า การตรวจ น้ำตาลรวมได้น้อยกว่า ทั้งนี้สันนิษฐานว่าการทดลองตามวิธี AOAC อาจเกิดความคลาดเคลื่อนนั่นเอง แต่อย่างไรก็ตามจากผลการวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลของทั้ง 6 สูตร จะเห็นได้ว่าปริมาณน้ำตาลจากสูตรที่ 3 คือ ส่วนผสมถั่วมะแะร้อยละ 60 ต่อถั่วเหลืองร้อยละ 40 นั้นมีมากที่สุดคิดเป็นร้อยละ 0.19 ซึ่งเมื่อ เทียบกับสูตรที่ 6 ที่มีถั่วเหลืองล้วนเป็นวัตถุดิบมาตรฐานการผลิตซีอิ๊วนั้นมีปริมาณน้ำตาลเพียงร้อยละ 0.13



ภาพประกอบ 15 ปริมาณน้ำตาลของซีอิ๊วในแต่ละสูตร

2.2 ผลการวิเคราะห์โลหะหนัก

ในการทำวิจัยนี้ได้ทำการวิเคราะห์โลหะหนักในซีอิ๊วที่ผ่านการพาสเจอร์ไรซ์ทั้ง 6 สูตร โดยทำการวิเคราะห์ปริมาณโลหะหนัก 3 ชนิด คือ ตะกั่ว ทองแดงและแคดเมียม โดยเทคนิคอะตอมมิกแอบซอร์บชันสเปกโทรสโกปี พบว่าในการวิเคราะห์ปริมาณโลหะในซีอิ๊วแต่ละสูตรนั้นมีการตรวจพบโลหะหนักในซีอิ๊วเพียงชนิดเดียว คือ ตะกั่ว ซึ่งปริมาณที่พบทั้ง 6 สูตร อยู่ในช่วง 0.001 – 0.004 ppm เท่านั้น เมื่อเทียบกับมาตรฐานอุตสาหกรรมที่กำหนดไม่ให้มีโลหะหนักในอาหารเกิน 2 ppm นั้นแสดงให้เห็นว่าซีอิ๊วจากการทดลองในครั้งนี้ไม่มีโลหะหนักเกินที่มาตรฐานกระทรวงอุตสาหกรรมกำหนดไว้ นั้นแสดงถึงความปลอดภัยในเรื่องสารพิษจากโลหะหนักที่ตกค้าง



ภาพประกอบ 16 ปริมาณโลหะหนักที่ตรวจพบในซีอิ๊วทั้ง 6 สูตร

บทที่ 5

สรุปผล อภิปรายผลการวิจัยและข้อเสนอแนะ

งานวิจัยนี้ได้ทำการศึกษาระบบการผลิตซีอิ๊วจากถั่วมะแฮะและถั่วเหลือง โดยทำการศึกษาวิเคราะห์การเปลี่ยนแปลงในระหว่างกระบวนการหมัก และวิเคราะห์คุณภาพซีอิ๊วตามมาตรฐานอุตสาหกรรม (มอก.) หลังผ่านการพาสเจอร์ไรซ์แล้ว ซึ่งได้สรุปผล อภิปรายผลและให้ข้อเสนอแนะเป็นหัวข้อต่าง ๆ ดังนี้

1. สรุปผลการวิจัย
2. อภิปรายผล
3. ข้อเสนอแนะ

1. สรุปผลการวิจัย

จากผลการทดลองวิเคราะห์ในด้านต่าง ๆ สามารถสรุปได้ดังนี้

1.1 ในระหว่างกระบวนการหมักได้ตรวจการเปลี่ยนแปลงปริมาณอะไมเลส ซึ่งปริมาณอะไมเลสที่ตรวจพบในแต่ละสูตรมีการเปลี่ยนแปลงตลอดระยะเวลาที่ทำการศึกษา แสดงว่ามีกิจกรรมของเอนไซม์อะไมเลสเกิดขึ้นตลอดระยะเวลาการหมักจึงส่งผลให้ สามารถตรวจพบปริมาณน้ำตาลในซีอิ๊วได้

1.2 ปริมาณเอนไซม์โปรตีนเอสมีแนวโน้มมากขึ้น แสดงว่ามีกิจกรรมของเอนไซม์โปรตีนเอสเกิดขึ้นตลอดระยะเวลาการหมักเช่นกัน ดังนั้นเมื่อระยะเวลาหมักนานขึ้นก็เกิดกระบวนการย่อยสลายโปรตีนในถั่วมากขึ้น จึงทำให้ตรวจพบปริมาณของกรดอะมิโน ซึ่งเกิดจากการย่อยสลายของโปรตีนในถั่วซึ่งเป็นวัตถุดิบในการหมัก ซึ่งจากผลการทดลองวิเคราะห์ปริมาณกรดอะมิโนในซดหมักแต่ละส่วนผสม พบว่า มีกรดอะมิโน 16 ชนิด

1.3 ผลการวิเคราะห์ปริมาณกรดอินทรีย์ในกระบวนการหมักนี้ สามารถตรวจพบปริมาณกรดอินทรีย์ได้เพียง 2 ชนิด คือกรดแลคติก และกรดอะซิติก ซึ่งกรดทั้งสองชนิดนี้มีผลส่งผลให้ลักษณะทางประสาทสัมผัสในด้านกลิ่นและรสของซีอิ๊วดีขึ้น นอกจากนี้ปริมาณกรดยังแสดงถึงความสมบูรณ์ในกระบวนการหมักซีอิ๊วด้วย

1.4 ผลการตรวจวิเคราะห์ปริมาณจุลินทรีย์ได้แก่ แบคทีเรีย รา และยีสต์ พบว่า มีการทำงานของแบคทีเรียตลอดการทดลองอันส่งผลให้มีการผลิตกรดแลคติก นอกจากนี้สามารถตรวจพบเชื้อราในช่วงแรกของการหมักได้มากกว่าช่วงการหมักสุดท้าย เมื่อครบกำหนดระยะเวลา 90 วัน ของการหมัก ปริมาณจุลินทรีย์ต่าง ๆ เริ่มมีปริมาณลดลงจนเกือบคงที่ แสดงว่า ผลิตภัณฑ์เกิดเป็นซีอิ๊วแล้ว

1.5 ผลการวิเคราะห์คุณภาพของซีอิ๊ว โดยการตรวจวิเคราะห์หาปริมาณ โปรตีน น้ำตาล เกลือ พบว่า ปริมาณโปรตีนในซีอิ๊วสูตรที่ 1-5 มีปริมาณร้อยละ 6.98 6.00 6.50 5.80 และ 5.45 ตามลำดับ ซึ่งในซีอิ๊วสูตรควบคุมมีปริมาณโปรตีนรวมร้อยละ 6.10 ปริมาณน้ำตาลในซีอิ๊วสูตรที่ 1-5 มีปริมาณเท่ากับร้อยละ 0.12 0.09 0.19 0.18 และ 0.13 ตามลำดับ ส่วนสูตรควบคุมมีน้ำตาล ร้อยละ 0.13 ส่วนผลการตรวจหาปริมาณเกลือในซีอิ๊วทั้ง 5 สูตร มีค่าร้อยละ 13.74 13.54 11.90 13.10 และ 12.05 ตามลำดับ สูตรควบคุมมีเกลือร้อยละ 12.05 ผลจากการทดลองนี้จะเห็นว่า ปริมาณโปรตีน น้ำตาล และเกลือ อยู่ในช่วงเดียวกับสูตรควบคุม

1.6 การตรวจปริมาณโลหะหนักพบเพียงชนิดเดียว คือ ตะกั่ว อยู่ในช่วง 0.001-0.004 ppm เท่านั้น เมื่อเทียบกับกำหนดของมาตรฐานอุตสาหกรรม จัดว่าอยู่ในเกณฑ์มาตรฐาน

1.7 จากผลการทดลองนี้ พบว่า ถั่วมะแฮะสามารถนำมาหมักเป็นผลิตภัณฑ์ซีอิ๊วได้ และเมื่อนำมาเปรียบเทียบกับอัตราส่วนในแต่ละสูตร ซึ่งมีถั่วมะแฮะเป็นวัตถุดิบร่วมกับถั่วเหลืองซึ่งนิยมใช้เป็นวัตถุดิบมาตรฐานในการผลิตซีอิ๊วนั้น จะเห็นว่า ส่วนผสมหมักทุกสูตร สามารถทำเป็นซีอิ๊วได้ โดยเป็นผลจากการเกิดกิจกรรมของเอนไซม์ทั้งสองชนิด แต่อย่างไรก็ตาม ถ้าต้องการจะใช้ ส่วนผสมที่มีถั่วมะแฮะเป็นวัตถุดิบหลักในปริมาณที่มากที่สุดสามารถใช้ถั่วมะแฮะได้สูงสุดถึงร้อยละ 60 โดยน้ำหนัก ซึ่งทำให้ได้ซีอิ๊วมีคุณภาพ ไม่แตกต่างจากซีอิ๊วสูตรควบคุม

2. อภิปรายผล

การวิเคราะห์ติดตามผลช่วงระหว่างกระบวนการหมัก

ในการติดตามกระบวนการหมักครั้งนี้ได้ติดตามการเปลี่ยนแปลงปริมาณเอนไซม์อะไมเลส โปรตีเอส ปริมาณกรดอินทรีย์ และปริมาณจุลินทรีย์ โดยการเก็บตัวอย่างเริ่มต้นการหมักช่วงโมโรมิ โดยเริ่มเก็บตัวอย่างที่ 0 10 20 30 45 60 75 และ 90 วัน ซึ่งในช่วงของการหมักโคจินั้นผู้วิจัย ได้เติมเชื้อ *A. oryzae* ซึ่งเป็นเชื้อราสำหรับการหมักเต้าเจี้ยวและซีอิ๊ว เชื้อราชนิดนี้จะทำหน้าที่ผลิต เอนไซม์ 3 ชนิด ได้แก่ อะไมเลส โปรตีเอส และไลเปส ออกมาย่อยสลายแป้ง โปรตีน และไขมัน ทำให้ได้สารโมเลกุลเล็กหลายชนิด เช่น กรดอะมิโน กรดไขมัน เป็นต้น (สุมาลี เหลืองสกุล, 2539: 217-218) ; (Yong and Wood, 1974) ซึ่งสารเหล่านี้ทำให้เกิดกลิ่นรสเฉพาะตัวของซีอิ๊วและเป็น แหล่งอาหารสำหรับเชื้อแบคทีเรียแลคติกที่เกิดขึ้นในกระบวนการหมัก ในขั้นตอนการเติมน้ำเกลือ หรือช่วงการหมักโมโรมิ แบคทีเรียแลคติกจะทำหน้าที่ผลิตกรดแลคติกซึ่งมีกลิ่นเฉพาะ กรดที่ผลิต ออกมาจะทำให้ค่า pH ของน้ำหมักซีอิ๊วลดลง ช่วยปรับสภาพให้เหมาะสมกับการเจริญเติบโตของ ยีสต์ซึ่งเป็นจุลินทรีย์ที่ทำหน้าที่ผลิต แอลกอฮอล์และสารให้กลิ่นรสที่ดีแก่ซีอิ๊ว

จากการทดลองพบว่าในระหว่างกระบวนการหมักปริมาณอะไมเลสที่ตรวจพบในแต่ละส่วน ผสมการหมักมีการเปลี่ยนแปลงตลอดระยะเวลาที่ทำการศึกษาในถั่วมะแฮะมีแป้งเป็นองค์ประกอบ มากกว่าในถั่วเหลือง ซึ่งถ้าพิจารณาตามทฤษฎีแล้ว กิจกรรมของเอนไซม์อะไมเลส ควรจะมีผลมาก กับส่วนผสมหมักที่มีถั่วมะแฮะเป็นองค์ประกอบหลักหรือถั่วมะแฮะล้วนได้มากกว่าในสูตรที่มีถั่ว

เหลืองล้วน แต่เมื่อพิจารณาจากปริมาณเอนไซม์อะไมเลสในตัวอย่างที่เก็บช่วงเริ่มต้นของการหมัก (0 วัน) ของสูตรที่ 1 ที่มีถั่วมะแฮะ 100 % โดยน้ำหนัก พบว่ามีปริมาณเอนไซม์อะไมเลสเท่ากับ 517.69 ยูนิตต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก ซึ่งน้อยกว่าสูตรที่ 6 ที่มีถั่วเหลือง 100 % โดยน้ำหนัก ที่มีเอนไซม์อะไมเลสสูงถึง 930.09 ยูนิต ต่อ กรัมเปียกของถั่วหมัก ในการเกิดกิจกรรมของเอนไซม์อะไมเลส อาจมีผลมาจากโครงสร้างทางกายภาพของเมล็ดถั่วทั้ง 2 ชนิด ที่แตกต่างกัน คือ เมล็ดถั่วมะแฮะมีลักษณะของเปลือกหนาและเนื้อแข็ง ทำให้ย่อยได้ยากกว่าถั่วเหลืองจึงทำให้การทำงานของเอนไซม์อะไมเลสที่จะเข้าไปย่อยแป้งได้ยากกว่าเมล็ดของถั่วเหลืองซึ่งมีเปลือกหุ้มที่บางกว่า และมีเนื้อที่อ่อนนุ่มกว่าจึงมีผลต่อการทำงานของเอนไซม์ ถ้าพิจารณาในการหมักโมโรมิทุกสูตรจะพบว่าในช่วง 20 วันแรก ปริมาณเอนไซม์อะไมเลสจะลดลงมากเนื่องจากความเป็นกรดของโมโรมิเพิ่มขึ้น ดังแสดงให้เห็นชัดในตาราง 4 และ 6

ส่วนปริมาณเอนไซม์โปรทีเอสมีแนวโน้มมากขึ้น เมื่อระยะเวลาหมักนานขึ้นก็เกิดกระบวนการย่อยสลายโปรตีนในถั่วมากขึ้น ตามขั้นตอนการหมักซีอิ๊วของเงิน เซ็งเหอะ (วิเชียร ลีลาวชิรมาศ; 2534 : 15 – 39 แปล) เอนไซม์โปรทีเอสมีหน้าที่ย่อยโปรตีนในถั่วให้โมเลกุลเล็กลงได้กรดอะมิโน (สุมาลี เหลืองสกุล. 2539: 217-218) ; (Yong and Wood. 1974) นอกจากนี้โปรตีนที่ถูกย่อยแล้วยังเป็นอาหารสำคัญของแบคทีเรียแลคติก ที่ผลิตกรดแลคติกซึ่งให้กลิ่นเฉพาะตัว จึงมีการทดลองหมักซีอิ๊วนานถึง 12 เดือน จากการเติมน้ำเกลือระดับของเอนไซม์โปรทีเอสจะลดลงในช่วงแรกของการหมักและจะเพิ่มขึ้นทั้งนี้เพราะเอนไซม์สูญเสียสภาพธรรมชาติหรือตกตะกอน ติดตามด้วยปฏิกิริยา resolubilization และ/หรือการปล่อยเอนไซม์ใหม่ออก มาจากเส้นใยของราที่ถูกย่อยสลาย (Yong and Wood. 1977b) อย่างไรก็ตามภาวะที่เหมาะสมในการหมักโมโรมิเพื่อให้ได้เอนไซม์ที่มีกิจกรรมสูงสุดยังขึ้นกับระดับอุณหภูมิด้วย โดยอุณหภูมิที่เหมาะสมของกระบวนการหมักควรเท่ากับ 40 °C แต่เนื่องจากระดับอุณหภูมิของอำเภอบ่อเกลือ สถานที่ทำการทดลองหมักซีอิ๊วนั้น อาจต่ำกว่าระดับ 40 °C เนื่องจากสภาพภูมิอากาศแปรปรวน เนื่องจากฝน และอากาศเย็น จึงทำให้ปริมาณของเอนไซม์โปรทีเอสที่ตรวจพบไม่ค่อยสม่ำเสมอ ปริมาณโปรทีเอสที่ตรวจพบ จึงอยู่ในช่วง 108.08 - 683.93 ยูนิตต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก ดังแสดงให้เห็นชัดในตาราง 5 ซึ่งเมื่อพิจารณาการเกิดกิจกรรมอย่างสม่ำเสมอจากปริมาณเอนไซม์ทั้ง 2 ชนิด คือ อะไมเลส และโปรทีเอสแล้วพบว่า ในสูตรที่ 3 มีปริมาณเอนไซม์เพิ่มขึ้นอย่างสม่ำเสมอ

จากการศึกษาวิจัยได้ตรวจวิเคราะห์ปริมาณกรดอินทรีย์ 3 ชนิด และปริมาณกลูโคส จากการวิเคราะห์พบว่าพบว่าการตรวจวิเคราะห์ดังกล่าวไม่ปรากฏปริมาณกรดซิตริกอันเนื่องมาจากการตกตะกอนจะถูกสร้างจาก *A. niger* (สุมาลี เหลืองสกุล. 2539: 217) ; (วิลาวณิชย์ เจริญจิตรตระกูล. 2539: 110) ส่วนมากจะนำไปใช้ในอุตสาหกรรมอาหาร เช่น เครื่องดื่ม ลูกกวาด หรือใช้เติมในปลาเพื่อการถนอมและใช้ในอุตสาหกรรมยา แต่เนื่องจากการหมักซีอิ๊วใช้เชื้อ *A. oryzae* และหมักในน้ำเกลือ จึงทำให้ไม่สามารถตรวจพบปริมาณกรดซิตริกในการทดลองของแต่ละสูตรได้ ส่วนการวิเคราะห์ปริมาณกรดแลคติกในช่วง 0-10 วันแรกของการหมักทุกสูตรไม่พบปริมาณกรดแลคติกอันเนื่องมาจากการเติมน้ำเกลือ ดังนั้นในช่วงแรกยังไม่มีการทำงานของเชื้อแบคทีเรียแลคติกถึงแม้จะมี

การตรวจพบปริมาณของแบคทีเรียในช่วงแรกสูงก็ตามแต่ค่า pH ดังแสดงให้เห็นชัดเจนในภาพประกอบ 10 ซึ่งไม่เหมาะกับการเจริญของเชื้อแบคทีเรียแลคติก ค่า pH ที่เหมาะกับการเจริญของแบคทีเรียแลคติก คือ 4.5 (Yong and Wood. 1977b) ดังนั้นปริมาณปริมาณกรดแลคติกที่ตรวจพบอยู่ในช่วง 0.01 - 5.94 กรัมต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก นอกจากนี้ยังตรวจปริมาณกรดอะซิติก ซึ่งโดยทั่วไปแล้วกรดอะซิติกจะถูกผลิตขึ้นจากเชื้อแบคทีเรียในกลุ่ม *Acetobaacter* และ *Gluconbacter* แบคทีเรียทั้งสองสกุลสามารถออกซิไดส์เอทานอลไปเป็นกรดอะซิติก แต่แตกต่างกันที่ *Acetobaacter* จะเปลี่ยนเอทานอลไปเป็นกรดอะซิติกได้ปริมาณมากกว่าและพวกนี้สามารถออกซิไดส์กรดอะซิติกต่อไปเป็นก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์และน้ำ จึงเรียกว่า โอเวอร์ออกซิไดเซอร์ ส่วน *Gluconbacter* เปลี่ยนเอทานอลไปเป็นกรดอะซิติกได้ต่ำกว่าและพวกนี้ไม่สามารถออกซิไดส์กรดอะซิติกต่อไปจึงเรียกว่า อันเดอร์ออกซิไดเซอร์ จากความสามารถในการออกซิไดเอทานอลไปเป็นกรดอะซิติกดังกล่าว จึงนิยมนำไปใช้ประโยชน์ในการผลิตน้ำส้มสายชูมากกว่าซึ่งมีรสเปรี้ยวที่เกิดจากกรดอะซิติกเป็นส่วนใหญ่ (วิลาวุธย์ เจริญจิตรตระกูล. 2539: 86) ดังนั้นการหมักซีอิ๊วไม่ได้นำแบคทีเรียในกลุ่ม *Acetobaacter* และ *Gluconbacter* มาใช้ในการหมักโดยตรง จึงทำให้ผลการทดลองกล่าวพบว่า ปริมาณกรดอะซิติกของการหมัก 0 และ 90 วัน นั้นไม่สามารถตรวจพบได้ซึ่งสามารถบอกถึงความสามารถของการเจริญของจุลินทรีย์ที่ได้ต้องการ ว่าสามารถเจริญได้ในช่วงใด กล่าวคือ จุลินทรีย์สามารถเจริญได้ในการหมักถึง 75 วันในสูตรที่ 1 และ 5 เจริญได้ถึงการหมัก 60 วัน ในสูตรที่ 3 5 และสูตรควบคุม ตามลำดับและเจริญได้ในการหมัก 45 วัน ในสูตรที่ 2 และ 4 เท่านั้น ส่วนหลังจากนั้นจุลินทรีย์เหล่านั้นจะถูกยับยั้งการเจริญและถูกกำจัดออกไป ดังนั้นเมื่อหมักครบ 90 วัน จึงไม่สามารถตรวจพบปริมาณกรดอะซิติกอีกซึ่ง ปริมาณกรดอะซิติก อยู่ในช่วง 0.10 – 2.33 กรัมต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก นอกจากนี้ปริมาณกรดอะซิติกจะบ่งบอกถึงความพอดีของซีอิ๊วว่าการหมักซีอิ๊วสมบูรณ์หรือไม่ ดังนั้นจากการวิเคราะห์พบว่าในสูตรที่ 4 มีการเกิดกรดอะซิติกได้มากและสิ้นสุดเร็วกว่า ซึ่งแสดงว่าซีอิ๊วสูตรนี้มีความพอเหมาะความสมบูรณ์ของการหมักมากกว่าสูตรอื่น นอกจากนี้ได้ตรวจวิเคราะห์ปริมาณกรดอินทรีย์

การศึกษาวิจัยใช้ถั่วเป็นวัตถุดิบหลักในการทดลอง ซึ่งในตัวถั่วเป็นแหล่งโปรตีน เมื่อโปรตีนที่ถูกย่อยแล้วให้มีขนาดของโมเลกุลเล็กกลง หรือปรากฏในรูปของกรดอะมิโน มากขึ้น อันเป็นผลจากการทำงานของเอนไซม์จากจุลินทรีย์ ปริมาณของกรดอะมิโนที่พบในการทดลองครั้งนี้มี 16 ชนิด คือ อะลานีน แอสปาเทท กลูตาเมท ไกลซีน ฮิสทีดีน ฟินิลอะลานีน ไอโซลิวซีน ไลซีน ลิวซีน เมทไทโอนีน โพรลีน อาร์จินีน เซอร์รีน ทรีโอนีน วาลีน และไทโรซีน ปรากฏว่าพบ กรดอะมิโนกลูตาเมตมีปริมาณมากที่สุด กรดอะมิโนกลูตาเมตนี้จะเป็นตัวทำให้เพิ่มรสชาติของผลิตภัณฑ์ให้น่าบริโภคมากขึ้นนั้น จากการเก็บตัวอย่างมาวิเคราะห์เป็นช่วง สูตรที่พบปริมาณกรดอะมิโนกลูตาเมตมากที่สุดคือ สูตรที่ 5 ซึ่งมีปริมาณเพิ่มขึ้นมากที่สุดตามระยะเวลาการหมัก

เมื่อพิจารณาถึงปริมาณต่างๆ จากการวิเคราะห์แล้วนำมาหาความสัมพันธ์กับปริมาณจุลินทรีย์และค่า pH ที่วัดได้จะเห็นว่า การหมักซีอิ๊วที่เติมเชื้อ *A.oryzae* ลงไปในช่วงการหมักโคจิ อันส่งผลให้เกิดการเปลี่ยนแปลงทางชีวเคมีของโคจิ (Yong and Wood. 1977a) คือ ในช่วงนี้ระดับ

ของอัลฟาอะไมเลสเพิ่มขึ้นอย่างต่อเนื่องของช่วงการหมัก เนื่องจากเชื้อราเริ่มสร้างสปอร์ แอคติวิตีของเอนไซม์โปรทีเอสจะเริ่มขึ้น จากการวิจัยของยังและวูด พบว่าการหมักโคจิ นาน 72 ชั่วโมงดีที่สุด เนื่องจากเอนไซม์จะมีแอคติวิตีสูงสุด (Yong and Wood, 1977a) ดังนั้นผู้วิจัยจึงเลือกการหมักโคจินาน 72 ชั่วโมง และเมื่อนำมาหมักโมโรมิต่อทำให้พบว่าจากการทำงานของเชื้อ *A.oryzae* ที่เติมลงไปในช่วงโคจินั้นส่งผลให้ มีปริมาณเอนไซม์อะไมเลสสูงถึง 930.09 ยูนิตต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก และปริมาณเอนไซม์โปรทีเอสสูงสุดคือ 683.93 ยูนิตต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก จะเห็นได้ว่าในระยะแรกของการหมักปริมาณเอนไซม์โปรทีเอสนั้นน้อยและเมื่อผ่านไปไ้ระยะหนึ่งปริมาณโปรทีเอสและ เอนไซม์โปรทีเอสเพิ่มขึ้น แต่ค่า pH ลดลงซึ่งเหมาะต่อการเจริญของ *Lactobacillus delbrueckii*, *Pediococcus halophilus* และ *Saccharomyces rouxii* ซึ่งมีอยู่ในอากาศ เชื้อจุลินทรีย์ดังกล่าวนี้มีบทบาทสำคัญที่สุดในการหมักโมโรมิเพราะช่วยสร้างกรดแลคติก ทำให้กลิ่นและรสชาติของซีอิ๊วดีขึ้น อีกทั้งจุลินทรีย์ดังกล่าวยังมีความสามารถเจริญได้ในสภาพที่มีความเข้มข้นของเกลือสูงถึงร้อยละ 20 จึงทำให้จุลินทรีย์บางชนิดถูกกำจัดออกไป เมื่อตรวจปริมาณแบคทีเรียจึงทำให้พบมากในช่วงแรกของการหมักและตลอดระยะเวลาที่ได้เก็บตัวอย่างตรวจก็พบแบคทีเรียอยู่ถึงแม้จะลดลงบ้างเพราะเมื่อระยะเวลาการหมักนานขึ้นจุลินทรีย์เหล่านี้ก็จะเริ่มลดลง ดังนั้นเมื่อเอนไซม์โปรทีเอสมีกิจกรรมสูงจึงทำให้ตรวจพบปริมาณกรดอะมิโนได้มากถึง 16 ชนิด และจากการทำงานของเอนไซม์อะไมเลสที่ย่อยแป้งเป็นน้ำตาลจากการวิเคราะห์กรดอะมิโนจึงทำให้พบปริมาณกรดอะมิโนกลูตาเมตมากที่สุด

การวิเคราะห์คุณภาพซีอิ๊วตามมาตรฐานอุตสาหกรรม

การศึกษากระบวนการหมักซีอิ๊วจากถั่วเหลืองและถั่วมะแฮะ เมื่อหมักครบ 90 วัน ทั้งหมด 6 สูตร นำไปกรองเอาน้ำซีอิ๊วไปผ่านการพาสเจอร์ไรซ์ หลังจากนั้นนำซีอิ๊วไปวิเคราะห์คุณภาพซีอิ๊วตามมาตรฐานอุตสาหกรรมโดยได้วิเคราะห์ปริมาณโปรตีน ปริมาณน้ำตาล ปริมาณเกลือ และโลหะหนัก

ซีอิ๊วที่ได้จากการหมักมีถั่วมะแฮะและถั่วเหลืองเป็นแหล่งโปรตีน การวิเคราะห์ปริมาณโปรตีน ในน้ำซีอิ๊วในสูตรต่างๆ ทั้ง 6 สูตร ดังนี้ 6.98 6.00 6.50 5.80 5.45 6.10 เปอร์เซ็นต์ตามลำดับ เมื่อเทียบสูตรการหมักซีอิ๊วสูตรที่ 1 และสูตรที่ 6 ที่เป็นสูตรควบคุมจะเห็นได้ว่าซีอิ๊วสูตรที่ 1 มีปริมาณโปรตีนร้อยละของน้ำหนักมากกว่าซีอิ๊วสูตรที่ 6 เมื่อพิจารณาจากการวิเคราะห์ปริมาณเอนไซม์โปรทีเอสพบว่าในสูตรที่ 1 มีปริมาณเอนไซม์ที่สม่ำเสมอและสูงกว่าสูตรที่ 6 นั้นแสดงว่าเอนไซม์โปรทีเอสในสูตรที่ 1 มีกิจกรรมดีกว่า ซึ่งแสดงว่ากระบวนการหมักของซีอิ๊วสูตรที่ 1 ในมีการย่อยสลายโปรตีนได้ดีกว่าในสูตรที่ 6 จึงทำให้มีปริมาณโปรตีนมากกว่าและเมื่อเทียบกับมาตรฐานผลิตภัณฑ์น้ำซีอิ๊วของกระทรวงอุตสาหกรรมที่ได้ตั้งเกณฑ์มาตรฐานไว้ว่าซีอิ๊วชั้น 1 (วันชัย สมชิต. 2527: 116) ต้องมีโปรตีนไม่น้อยกว่าร้อยละ 4.5 ของน้ำหนัก นั้นแสดงให้เห็นว่าน้ำซีอิ๊วสูตรที่ 1 มีโปรตีนอยู่ในเกณฑ์มาตรฐานของผลิตภัณฑ์น้ำซีอิ๊วของกระทรวงอุตสาหกรรม และสามารถเรียงลำดับปริมาณโปรตีนของสูตรต่างๆ จากมากไปหาน้อยได้ดังนี้ สูตรที่ 1 3 6 2 4 และ 5 ตามลำดับ

การวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลในน้ำซีอิ๊วทั้ง 6 สูตร เมื่อเทียบกับมาตรฐานผลิตภัณฑ์น้ำซีอิ๊วของกระทรวงอุตสาหกรรมที่ได้ตั้งเกณฑ์มาตรฐานของซีอิ๊วชั้น 1 ปรากฏว่าน้ำซีอิ๊วทั้ง 6 สูตร ยังมาปริมาณน้ำตาลในระดับต่ำกว่ามาตรฐานคือปริมาณน้ำตาลของซีอิ๊วทั้ง 6 สูตรอยู่ในช่วง 0.09 - 0.19 เปอร์เซ็นต์

การวิเคราะห์ปริมาณเกลือในน้ำซีอิ๊วทั้ง 6 สูตร เมื่อเทียบกับมาตรฐานผลิตภัณฑ์น้ำซีอิ๊วของกระทรวงอุตสาหกรรมที่ได้ตั้งเกณฑ์มาตรฐานไว้ว่าในน้ำซีอิ๊วต้องมีปริมาณเกลือร้อยละ 17 – 23 ของน้ำหนัก ซึ่งเมื่อพิจารณาผลการวิเคราะห์ปริมาณเกลือในน้ำซีอิ๊วทั้ง 6 สูตร พบว่ามีปริมาณเกลืออยู่ในช่วงร้อยละ 11.90 - 13.74 ของน้ำหนัก ดังนั้นถ้าเทียบกับมาตรฐาน น้ำซีอิ๊วจากการวิจัยจึงมีปริมาณเกลือต่ำกว่าเกณฑ์มาตรฐานของผลิตภัณฑ์น้ำซีอิ๊วของกระทรวงอุตสาหกรรม

การศึกษาวิจัยในครั้งนี้ได้ทำการตรวจวิเคราะห์โลหะหนักจำนวน 3 ชนิด คือ ตะกั่ว ทองแดง และแคดเมียม ผลการวิเคราะห์พบว่าในน้ำซีอิ๊วทั้ง 6 สูตร โลหะหนักที่ตรวจพบมีเพียงชนิดเดียวคือ ตะกั่ว อยู่ในช่วง 0.001 – 0.004 ppm (ตาราง 15) ซึ่งตามมาตรฐานกระทรวงอุตสาหกรรมที่กำหนดให้มีปริมาณโลหะหนักในอาหารได้ไม่เกิน 2 ppm ดังนั้นแสดงให้เห็นว่าน้ำซีอิ๊วจากการทดลองทั้ง 6 สูตร มีความปลอดภัยจากโลหะหนัก

3. ข้อเสนอแนะ

3.1 การวิจัยถั่วมะแฮะยังไม่มีปรากฏว่ามีกรวิจัยได้ทดลองนำมาผลิตเป็นซีอิ๊วจากถั่วมะแฮะ(สมชาย ประภาวัต. 2541: การศึกษาการทำและการยอมรับเต้าส่วนจากถั่วมะแฮะพันธุ์ต่างๆ เปรียบ เทียบกับถั่วเขียว); (นิรมล ล้อสุริยนต์. 2536: การพัฒนาอาหารสำเร็จรูปชนิดแผ่นจากถั่วมะแฮะ); (สมชาย ประภาวัต. 2541: การศึกษาการทำคูกี้จากถั่วเขียวผิวดำเปรียบเทียบกับถั่วเขียวและถั่วมะแฮะ) จากการทำวิจัยในครั้งนี้เป็นครั้งแรก จากผลการวิเคราะห์ทั้งในระหว่างกระบวนการหมักและวิเคราะห์ด้านคุณภาพซีอิ๊ว ควรมีการศึกษาวิจัยต่อไปเพื่อพัฒนาผลิตภัณฑ์

3.2 ในการวิจัยนี้ทำการวิเคราะห์ติดตามผลช่วงระหว่างกระบวนการหมักและการวิเคราะห์คุณภาพซีอิ๊วตามมาตรฐานอุตสาหกรรมเท่านั้นการศึกษาขั้นต่อไปควรมีการทดสอบทางประสาทสัมผัสเพื่อหาความชอบในผลิตภัณฑ์ และเพื่อพัฒนาผลิตภัณฑ์ควรมีการคัดเลือกและพิจารณาศึกษากระบวนการหมักซีอิ๊วจากถั่วมะแฮะได้ถึงร้อยละ 60 โดยน้ำหนัก ในสูตรที่ 3

บรรณานุกรม

บรรณานุกรม

- กองโภชนาการ กรมอนามัย. (ม.ป.ป.). ตารางแสดงคุณค่าอาหารไทยในส่วนของกินได้ 100 กรัม.
กรุงเทพฯ: ม.ป.พ.
- กลุ่มงานพฤกษศาสตร์ กองพฤกษศาสตร์และวัชพืช. (2549). พฤกษศาสตร์ของผักพื้นเมือง.
สืบค้นเมื่อวันที่ 15 ตุลาคม 2549 จาก <http://www.doa.go.th/botany/cajca.html>
- จันทน์ อูริยะพงศ์สรรค์ และบวรศักดิ์ ลีลานนท์. (2548) สมบัติทางกายภาพของบะหมี่จีนจากถั่ว
มะแฮะ. วารสารแก่นนคร. 33(3): 242-251
- จันทนา ก่อนเก่า. (2535). การหาสภาวะที่เหมาะสมในการผลิตเอนไซม์อะไมเลสโดยเชื้อรา
Aspergillus niger จากแป้งข้าวเหนียว. ปัญหาพิเศษ. มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ
วิทยาเขตมหาสารคาม. มหาสารคาม. ถ่ายเอกสาร
- เงิน แข็งเหาะ. (2534). ซีอิ๊ว. แปลโดย วิเชียร ลีลาวรรมาศ. กรุงเทพฯ: โอเดียนสโตร์
- ณรงค์ นิยมวิทย์. (2539) องค์ประกอบและการเปลี่ยนแปลงทางเคมีกายภาพของอาหาร. คณะ
เกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ กรุงเทพฯ: ม.ป.พ.
- นิรม ล้อสุริยนต์. (2536). การพัฒนาผลิตภัณฑ์อาหารเข้าสำเร็จรูปชนิดแผ่นจากถั่วมะแฮะ
ปริญญาโท วน.ม.(สาขาวิชาพัฒนาผลิตภัณฑ์อุตสาหกรรมเกษตร). กรุงเทพฯ:
บัณฑิตวิทยาลัยมหาวิทยาลัย เกษตรศาสตร์. ถ่ายเอกสาร.
- บุญเชิด วัฒนสุจริต. (2543, กรกฎาคม – สิงหาคม). ซีอิ๊วนำใจจากถั่วเขียว. วารสารกสิกร. 73(4)
- ประดิษฐ์ มีสุข. (2524). เคมีชีวิต : ชีวิตเคมีเบื้องต้น. กรุงเทพฯ: โอเดียนสโตร์
- ปราณี อานเป็รื่อง. (2535). เอนไซม์ทางอาหาร ตอนที่ 1 และ 2. กรุงเทพฯ: จุฬาลงกรณ์
มหาวิทยาลัย
- ปราโมทย์ หมุ่มพยัคฆ์. (2548). เอกสารรายงานผลการส่งเสริมการปลูกถั่วมะแฮะในเขตพื้นที่อำเภอ
บ่อเกลือ. ศูนย์การศึกษานอกโรงเรียนอำเภอบ่อเกลือ อำเภอบ่อเกลือ จังหวัดน่าน
- พันธ์ณรงค์ จันทรแสงสี. (ม.ป.ป.) ซีอิ๊ว ตอนที่ 2 กรรมวิธีการผลิตซีอิ๊ว. วารสารเกษตรนเรศวร.
มปพ.
- พันธ์ณรงค์ จันทรแสงสี. (ม.ป.ป.) ซีอิ๊ว ตอนที่ 3 จุลินทรีย์และการเปลี่ยนแปลงในระหว่างการหมัก
ซีอิ๊ว. วารสารเกษตรนเรศวร. มปพ.
- แมน อมรสิทธิ์ และ อมร เพชรสม. (2534). หลักการและเทคนิคการวิเคราะห์เชิงเครื่องมือ.
กรุงเทพฯ: โรงพิมพ์ชวนพิมพ์
- วันชัย สมชิต. (2527). ถั่วเหลืองและการใช้ประโยชน์ในประเทศไทย. สถาบันค้นคว้าและพัฒนา
ผลิตภัณฑ์อาหาร มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. กรุงเทพฯ: บริษัทสยามออฟเซ็ทจำกัด

- วิลาวัณย์ เจริญจิตรตระกูล. (2539). *จุลินทรีย์ที่มีความสำคัญด้านอาหาร*. กรุงเทพฯ: โอเอสพรีนติ้ง
เฮ้าส์
- วิสิฐ จะวะสิต และ สิตติมา จิตตินันท์. (2537, ตุลาคม). ซีอิ๊วและเต้าเจี้ยว. *วารสารหมอชาวบ้าน*.
2537(16): 186
- ศุภชัย สมัปปิโต. (2541). *การคัดเลือกเชื้อราที่มีความสามารถในการผลิตเอนไซม์อะไมเลส*.
มหาวิทยาลัยสารคาม. มหาสารคาม: ม.ป.พ.
- สุมาลี เหลืองสกุล. (2539). *จุลชีววิทยาทางอาหาร*. พิมพ์ครั้งที่ 2. กรุงเทพฯ: โรงพิมพ์ชัยเจริญ
สุนันทา วัฒนาสินธุ์. (2545). *จุลินทรีย์วิทยาทางอาหาร*. กรุงเทพฯ: โรงพิมพ์มหาวิทยาลัย
ธรรมศาสตร์
- สำนักงานเกษตรอำเภอบ่อเกลือ. *เอกสารการส่งเสริมการขยายพันธุ์ถั่วมะแฮะในพื้นที่อำเภอบ่อ
เกลือ*. น่าน: มีนาคม, 2548
- Amarat Bhumiratana; et al. (1980). *Department of microbiology and Physiology*. Bangkok:
Mahidol University
- Attanut Impoolsup, Amarat Bhumiratana and Timothy W. Flegel. (1981) *Department of
Microbiology*. Bangkok: Mahidol University
- Baens-Arcega, L. (1966). Feasibility of mould process production of sauce from copra and
soybean mixture with authentic Philippines strain of *Aspergillus oryzae* (Cehburg) Coh.
Araneta Journal of Agriculture. 12:80-103
- Bovornsombat, S. (1981). Feasibility study on soy sauce production by using winged bean
seeds. *MSc Thesis, Kasetsart University*. Bangkok.
- Cristimi, L.C. Corpuz, and F.F.Cells. (1974). A comparative study on the utilization of mecan
pea for soy sauce preparation. Handout copy.
- Hesseltine, C.W. and Shibasaki, K. (1961). *Miso III Pure Culture Fermentation with
Saccharomyces rouxii*. Northen Regionnal Research Laboratory, Peoria, Illinois,
and Faculty of the College of Agriculture, Tohoku University, Sendai, Japan: n.p.
- Il-Yong Maing, Ayres J.C., and Koehler P.E. (1973). *Persistence of Aflatoxin During the
Fermentation of Soy Sauce*. Georgia: University of Georgia
- Lundu, A.K. and Das, S. (1969). *Production of Amylase in Liquid Culture by Strain of
Asp. Oryzae*. India: Pharnaceutical Worls, Ltd.
- Miller, G.L. (1959) Use of dinitrosalicylic acid reagent for determination of reducing
Sugar. *Anal. Chem.*, **31**, 426, 1956

- Singh Hu. and Jambunathan R. (1991). *A Survey of the Methods of Milling and Consumer Acceptance of Pigeon peas in India*. International Workshop on Pigeon peas, Volume 2. India: n.p.
- Soriano, M.R., O. Gonzalez and E. Avelino. (1967) Studies on the preparation of soy sauce from coconut paring meal. *Philippines Journal of Science*. 96: 129-137
- Yong, F.M. and B.J.B. Wood. (1975). Sucrase from soy sauce mould. *Transactions of the British Mycological Society*. 64: 197-247
- (1977a). Microbial succession in experimental soy sauce Koji. *J. Food Technol.* 12: 163-157
- (1977a). Microbial succession in experimental soy sauce moromi. *J. Food Technol.* 12: 163-157

ภาคผนวก ก
ตารางข้อมูลผลการทดลอง

ภาคผนวก ก
ตารางข้อมูลผลการทดลอง

ตาราง 5 ปริมาณเอนไซม์อะไมเลส การหมักแต่ละสูตร

สูตร	ปริมาณเอนไซม์อะไมเลส (ยูนิตต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก)								
	ระยะเวลา (วัน)	0	10	20	30	45	60	75	90
1		517.69	490.94	488.27	502.76	481.56	534.52	505.96	534.58
2		504.41	488.27	491.06	497.49	361.89	485.16	510.99	503.26
3		486.96	479.76	479.02	501.49	499.81	539.14	512.57	502.67
4		446.58	483.27	471.72	476.10	484.11	544.86	508.44	498.08
5		803.50	487.27	432.05	490.41	506.89	550.20	542.03	512.29
6		930.09	474.45	391.51	505.93	502.05	528.00	513.10	444.28

ตาราง 6 ปริมาณเอนไซม์โปรทีเอส ในการหมักแต่ละสูตร

สูตร	ปริมาณเอนไซม์โปรทีเอส (ยูนิตต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก)								
	ระยะเวลา(วัน)	0	10	20	30	45	60	75	90
1		115.50	203.57	296.38	228.53	240.08	348.56	441.79	415.18
2		187.28	284.21	332.48	309.17	363.41	514.39	333.92	683.93
3		128.70	217.39	334.54	208.93	338.04	404.87	327.90	430.44
4		182.74	198.41	275.14	269.98	273.49	297.62	337.43	212.44
5		115.09	174.69	266.06	163.76	348.77	297.41	542.03	361.97
6		108.08	143.96	192.23	151.39	234.09	380.33	247.09	274.52

ตาราง 7 ปริมาณกรดแลคติกในกระบวนการหมักซีอิ๊ว

สูตร	ระยะเวลา(วัน)	ปริมาณกรดแลคติก(กรัมต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก)							
		0	10	20	30	45	60	75	90
1		0.00	0.00	1.22	0.56	1.88	3.49	5.14	5.94
2		0.00	0.00	0.01	0.00	0.00	0.00	0.08	0.00
3		0.00	0.00	0.00	0.00	0.00	1.03	3.02	3.50
4		0.00	0.00	3.86	3.14	4.67	4.25	4.28	5.49
5		0.00	0.00	0.04	0.85	3.48	5.73	3.30	4.89
6		0.00	0.00	1.44	1.67	4.42	3.14	0.00	4.75

ตาราง 8 ปริมาณกรดอะซิติกในกระบวนการหมักซีอิ๊ว

สูตร	ระยะเวลาหมัก(วัน)	ปริมาณกรดอะซิติก(กรัมต่อกรัมเปียกของถั่วหมัก)							
		0	10	20	30	45	60	75	90
1		0.00	0.00	1.10	1.80	1.31	2.05	0.62	0.00
2		0.00	0.00	2.18	1.22	1.74	0.00	0.00	0.00
3		0.00	0.00	1.88	1.61	1.86	0.91	0.00	0.00
4		0.00	1.12	2.33	1.56	1.86	0.00	0.00	0.00
5		0.00	0.00	0.86	0.86	1.22	1.49	0.82	0.00
6		0.00	1.10	1.80	1.31	2.05	0.62	0.00	0.00

ตาราง 9 แสดงค่า pH ของซีอิ๊วแต่ละสูตรตลอดระยะเวลาการหมัก

ช่วงระยะเวลา การหมัก(วัน)	สูตรการหมักซีอิ๊ว ถั่วมะแฮะ : ถั่วเหลือง					
	1	2	3	4	5	6
0	5.46	5.46	5.21	5.36	5.58	5.44
10	4.66	4.79	4.84	5.10	5.47	5.23
20	4.39	4.65	4.79	4.89	5.38	5.10
30	4.37	4.59	4.74	4.73	5.17	4.98
45	4.56	4.68	4.78	4.75	4.89	4.79
60	4.84	4.78	4.85	4.88	4.79	4.77
75	4.67	4.90	4.79	4.87	4.85	4.81
90	4.67	4.83	4.77	4.84	4.77	4.78

ตาราง 10 ปริมาณจุลินทรีย์ แบคทีเรีย ราและยีสต์ ในแต่ละสูตร

ระยะเวลา	สูตร 1		สูตร 2		สูตร 3		สูตร 4		สูตร 5		สูตร 6		
	หมัก	แบคทีเรีย	รา/ยีสต์	แบคทีเรีย	รา/ยีสต์	แบคทีเรีย	รา/ยีสต์	แบคทีเรีย	รา/ยีสต์	แบคทีเรีย	รา/ยีสต์	แบคทีเรีย	รา/ยีสต์
0		6.00×10^{12}	2.80×10^{10}	1.49×10^{11}	3.00×10^{11}	1.32×10^{11}	3.20×10^{10}	8.60×10^{10}	4.70×10^{10}	3.23×10^{12}	1.40×10^{10}	2.97×10^{12}	6.80×10^{10}
10		6.08×10^{11}	4.00×10^{10}	1.81×10^{11}	1.70×10^{10}	1.31×10^{12}	2.00×10^{10}	4.00×10^{10}	4.20×10^{10}	3.90×10^{11}	1.00×10^{10}	1.13×10^{11}	2.30×10^7
20		2.32×10^{11}	2.50×10^{10}	2.08×10^{11}	1.20×10^7	1.93×10^{11}	13.00×10^{10}	3.20×10^{10}	1.50×10^{10}	1.09×10^{11}	3.00×10^9	5.50×10^{10}	2.20×10^7
30		2.96×10^{11}	1.70×10^{10}	6.40×10^{10}	3.00×10^8	2.57×10^{11}	10.00×10^{10}	5.36×10^{11}	1.00×10^8	7.84×10^{11}	4.00×10^7	8.00×10^{10}	1.20×10^7
45		1.56×10^{11}	1.20×10^{10}	3.30×10^{10}	5.00×10^6	1.49×10^{11}	11.00×10^{10}	9.10×10^{10}	4.00×10^6	1.12×10^{12}	3.00×10^6	6.00×10^{10}	3.00×10^6
60		9.30×10^{10}	9.00×10^4	8.60×10^{10}	3.00×10^5	5.40×10^{10}	4.00×10^4	6.80×10^{10}	7.00×10^5	3.16×10^{11}	2.00×10^5	3.96×10^{11}	2.00×10^5
75		4.00×10^{11}	5.00×10^4	3.90×10^{10}	1.00×10^4	1.22×10^{11}	2.00×10^3	7.50×10^{10}	3.00×10^4	2.77×10^{11}	2.00×10^3	8.88×10^{11}	1.00×10^3
90		4.96×10^{11}	2.00×10^4	1.50×10^{10}	1.00×10^4	4.45×10^{11}	1.00×10^3	4.60×10^{10}	2.00×10^3	2.74×10^{11}	1.00×10^3	2.76×10^{11}	1.00×10^3

ตาราง 11 ปริมาณกรดอะมิโนในช่วงการหมักเวลา 0 วัน

ชนิดกรดอะมิโน	ปริมาณกรดอะมิโน (มิลลิกรัมต่อ100 กรัม)					
	1	2	3	4	5	6
Asp	51.86	77.67	109.81	142.64	123.46	93.40
Ser	48.96	79.58	108.15	126.73	131.66	91.73
Glu	157.25	203.83	311.45	308.71	374.78	263.98
Gly	21.88	39.41	48.64	55.30	51.87	43.05
His	35.76	92.88	125.91	166.13	98.31	94.35
Arg	55.82	110.34	141.45	129.62	197.42	159.37
Thr	31.25	55.31	70.09	57.62	88.52	75.56
Ala	50.76	76.56	107.24	119.04	133.00	88.43
Pro	22.43	43.09	41.97	93.30	86.58	56.50
Tyr	30.81	56.85	81.33	93.82	111.75	78.88
Val	36.58	15.77	81.26	94.74	118.17	69.65
Met	7.95	79.42	32.08	31.68	51.48	26.37
Lys	44.91	93.75	143.97	148.97	197.78	121.07
Ile	33.84	52.84	78.63	94.72	118.34	66.32
Leu	53.05	83.95	127.59	156.30	186.30	107.96
Phe	58.78	79.37	106.68	131.10	145.24	80.56
Total	741.89	1240.63	1716.25	1950.41	2214.67	1517.18

ตาราง 12 ปริมาณกรดอะมิโนในช่วงการหมักเวลา 60 วัน

ชนิดกรดอะมิโน	ปริมาณกรดอะมิโน (มิลลิกรัมต่อ100 กรัม)					
	1	2	3	4	5	6
Asp	261.16	354.41	393.91	413.44	500.61	489.65
Ser	74.12	154.41	154.67	192.83	237.41	237.55
Glu	286.93	527.83	634.25	697.55	1150.29	879.86
Gly	159.01	133.13	126.12	149.49	177.75	211.53
His	139.77	142.92	147.15	149.17	165.63	146.85
Arg	211.63	111.74	149.44	66.62	111.59	69.65
Thr	102.24	192.80	204.78	242.14	373.06	268.52
Ala	183.32	191.96	196.31	224.90	326.34	229.22
Pro	184.37	61.48	75.06	93.58	145.30	227.06
Tyr	143.67	167.67	189.00	222.55	167.65	220.24
Val	208.10	205.44	221.58	263.50	307.92	265.90
Met	35.75	49.24	58.33	72.70	91.08	77.51
Lys	285.14	301.29	320.13	366.76	387.10	356.70
Ile	162.50	177.90	197.79	232.65	283.90	246.53
Leu	228.81	245.64	273.13	328.36	415.22	364.21
Phe	233.61	226.59	235.15	264.59	317.16	254.16
Total	2900.12	3244.47	3576.81	3980.82	5157.99	4545.15

ตาราง 1 ปริมาณกรดอะมิโนในช่วงการหมักเวลา 90 วัน

ชนิดกรดอะมิโน	ปริมาณกรดอะมิโน (มิลลิกรัมต่อ100 กรัม)					
	1	2	3	4	5	6
Asp	361.73	378.22	468.27	457.78	559.83	588.78
Ser	24.46	162.59	118.76	209.50	246.80	281.20
Glu	377.13	523.75	704.19	735.07	1009.83	1030.52
Gly	211.21	145.66	160.31	173.30	222.66	204.29
His	175.90	141.39	159.05	149.77	170.05	161.66
Arg	109.60	30.16	46.47	74.47	79.17	79.42
Thr	117.15	184.65	194.49	288.33	383.87	284.27
Ala	243.65	192.31	222.98	251.14	331.75	263.24
Pro	41.53	140.67	78.52	116.92	192.20	223.79
Tyr	194.98	161.58	209.49	223.92	196.62	217.41
Val	282.28	208.76	250.78	283.96	328.06	307.86
Met	54.26	47.26	64.88	76.67	94.58	88.14
Lys	374.00	308.16	374.02	416.40	430.67	445.95
Ile	227.73	180.19	225.17	248.83	303.65	286.64
Leu	320.37	244.34	308.44	349.01	439.25	418.88
Phe	315.25	225.88	269.64	279.53	335.04	297.61
Total	3431.23	3275.59	3855.45	4334.58	5324.03	5179.66

ตาราง 14 ปริมาณโปรตีน ปริมาณน้ำตาล และปริมาณเกลือในน้ำซีอิ๊ว

สูตร	ปริมาณสารวิเคราะห์ (ร้อยละ)		
	โปรตีน	น้ำตาล	เกลือ
1	6.98	0.12	13.74
2	6.00	0.09	13.54
3	6.50	0.19	11.90
4	5.80	0.18	13.10
5	5.45	0.13	12.05
6	6.10	0.13	12.05

ตาราง 15 แสดงปริมาณโลหะหนักจากซีอิ๊วในแต่ละสูตร

สูตรซีอิ๊ว	ปริมาณโลหะหนัก (ppm)		
	ตะกั่ว	คอปเปอร์	แคดเมียม
1	0.003	0	0
2	0.003	0	0
3	0.003	0	0
4	0.004	0	0
5	0.003	0	0
6	0.001	0	0

ภาคผนวก ข
การคำนวณการวิเคราะห์คุณภาพชีวิต

ภาคผนวก ข
การคำนวณการวิเคราะห์คุณภาพซีอิ๊ว

การคำนวณหาปริมาณคลอไรด์ในและซีอิ๊ว

ตัวอย่าง ปิเปตซีอิ๊ว 4.1 มิลลิลิตร ไปทำปฏิกิริยากับ AgNO_3 0.1 N ในปริมาณที่มากเกินไปพอ 20 มิลลิลิตรจากนั้นนำไปเติม 3 M HNO_3 แล้วนำไปไทเทรตกับสารละลายมาตรฐาน KSCN 0.1 N ใช้ปริมาตรไป 5.3 มิลลิลิตร โดยใช้เฟอร์ริกอะลัม 1 มิลลิลิตร เป็นอินดิเคเตอร์

ปฏิกิริยาที่เกี่ยวข้อง



จำนวนโมลของ AgNO_3 เริ่มต้น

$$\begin{aligned} \text{Mol AgNO}_3 &= \frac{CV}{1000} \\ &= \frac{0.1 \times 20}{1000} = 0.002 \text{ ml} \end{aligned}$$

จำนวนโมลของ KSCN ที่ทำปฏิกิริยา

$$\text{Mol KSCN} = \frac{0.1 \times 5.3}{1000} = 5.3 \times 10^{-4} \text{ mol}$$

จากปฏิกิริยาที่ 2 จะได้จำนวนโมลของ AgNO_3 เหลือจากการทำปฏิกิริยา

$$\text{Mol AgNO}_3 = \frac{0.1 \times 5.3}{1000} = 5.3 \times 10^{-4} \text{ mol}$$

ดังนั้นจำนวนโมลของ AgNO_3 ที่ทำปฏิกิริยากับ KSCN เท่ากับ $0.002 - 5.3 \times 10^{-4} = 0.00147 \text{ mol}$

จากปฏิกิริยาที่ 1 $\text{Ag}^+ 1 \text{ mol} = \text{Cl}^- 1 \text{ mol}$

ดังนั้น $\text{Ag}^+ 0.00147 = \text{Cl}^- 0.00147 \text{ mol}$

$\text{Cl}^- 0.00147 \text{ mol}$ มาจากสารตัวอย่าง 10 ml

ซึ่งในแต่ละตัวอย่าง 10 ml ถูกเจือจางมาจากสารตัวอย่าง 50 ml

ดังนั้น Cl^- มี $0.00147 \times 5 = 7.35 \times 10^{-3} \text{ mol}$

ในตัวอย่าง 4.1 มิลลิลิตร มี $\text{Cl}^- = 7.35 \times 10^{-3} \text{ mol} = 0.26 \text{ กรัม}$

ซึ่ง $\text{Cl}^- 35.5 \text{ กรัม}$ ได้มาจาก $\text{NaCl} 58.5 \text{ กรัม}$

$$\text{Cl}^- \text{ 0.26 กรัม ได้มาจาก NaCl } \frac{58.5 \times 0.26}{35.5} = 0.42 \text{ กรัม}$$

ดังนั้นในตัวอย่าง 4.1170 กรัม มี NaCl 0.42 กรัม

$$\text{ดังนั้นในตัวอย่าง 100 กรัม มี NaCl } \frac{0.42 \times 100}{4.1170}$$

$$= 10.20\%$$

ดังนั้น ในเต้าเจี้ยวมีปริมาณ NaCl อยู่ร้อยละ 10.20%

การคำนวณหาปริมาณโปรตีนในเต้าเจี้ยวและซีอิ๊ว

ตัวอย่าง บีเบตซีอิ๊ว 1.42 มิลลิลิตร นำไปทำปฏิกิริยากับ 37% HCHO จำนวน 14 ml จากนั้นนำไปไทเทรตกับสารละลายมาตรฐาน 0.25 N NaOH ซึ่งใช้ปริมาตรไป 1.6 ml โดยใช้ ฟีนอล์ฟทาลีนเป็นอินดิเคเตอร์

ความเข้มข้นที่แน่นอนของ NaOH

ซึ่ง KHP มา 0.4033 g นำมาไทเทรตกับสารละลายมาตรฐาน 0.5 N NaOH ปริมาตรของ NaOH ที่ใช้ ครั้งที่ 1 3.2 ml

จากสูตร

$$\text{Normality} = \frac{\text{gKHP} \times 1000}{\text{ml NaOH} \times 204.224}$$

ครั้งที่ 1

$$N = \frac{0.4033 \times 1000}{3.2 \times 204.224}$$

ครั้งที่ 2

$$\begin{aligned} N &= \frac{0.4033 \times 1000}{3.3 \times 204.224} \\ &= 0.5984 \end{aligned}$$

$$\text{ความเข้มข้นของ NaOH เฉลี่ย เท่ากับ } \frac{0.6171 \times 0.5984}{2} = 0.6078 \text{ N}$$

ปริมาณโปรตีน

จากสูตร

$$\begin{aligned} \% \text{ ammonical} &= \frac{\text{vol.NaOH(ml)} \times N(\text{NaOH}) \times 1.4007}{\text{น้ำหนักตัวอย่าง}} \\ &= \frac{1.6 \times 0.6078 \times 1.4007}{1.4226} \\ &= 0.958\% \end{aligned}$$

การคำนวณหาปริมาณน้ำตาล

ซึ่งสารตัวอย่างมา 3.0933 g เติมน้ำกลั่นไป 30 ml จากนั้นนำไปกรองแล้วนำสารละลายที่กรองได้มาปรับปริมาตรให้เป็น 50 ml ด้วยน้ำกลั่น แล้วบีบเปิดมา 0.5 ml ใส่หลอดทดลอง จากนั้นเติม 4% phenol 0.5 ml เติมกรดซัลฟิวริกเข้มข้น 2.5 ml ผสมให้เข้ากันด้วยเครื่อง Vortex จากนั้นเจือจางด้วยน้ำกลั่นจนมีปริมาตรเป็น 15 ml แล้วนำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงได้เท่ากับ 0.808 นำค่าการดูดกลืนแสงที่ได้มาหาค่าความเข้มข้นจากสมการกราฟมาตรฐาน ดังนี้

$$Y = 0.0238x - 0.1716$$

$$0.808 = 0.0238x - 0.1716$$

$$X = 41.16 \text{ ppm}$$

$$\begin{aligned} \text{จะได้} \quad x &= 41.16 \text{ mg/L} \\ &= \frac{41.16 \times 10^{-3}}{180.16} \text{ g/1000g} \\ &= 2.28 \times 10^{-7} \text{ mol/g} \end{aligned}$$

$$\text{จากสูตร concentration (mol/g)} = \frac{x(g)}{M.W. \times \text{น้ำหนักสารตัวอย่าง}}$$

$$2.28 \times 10^{-7} \text{ mol/g} = \frac{x(g)}{180.16 \times 3.0933}$$

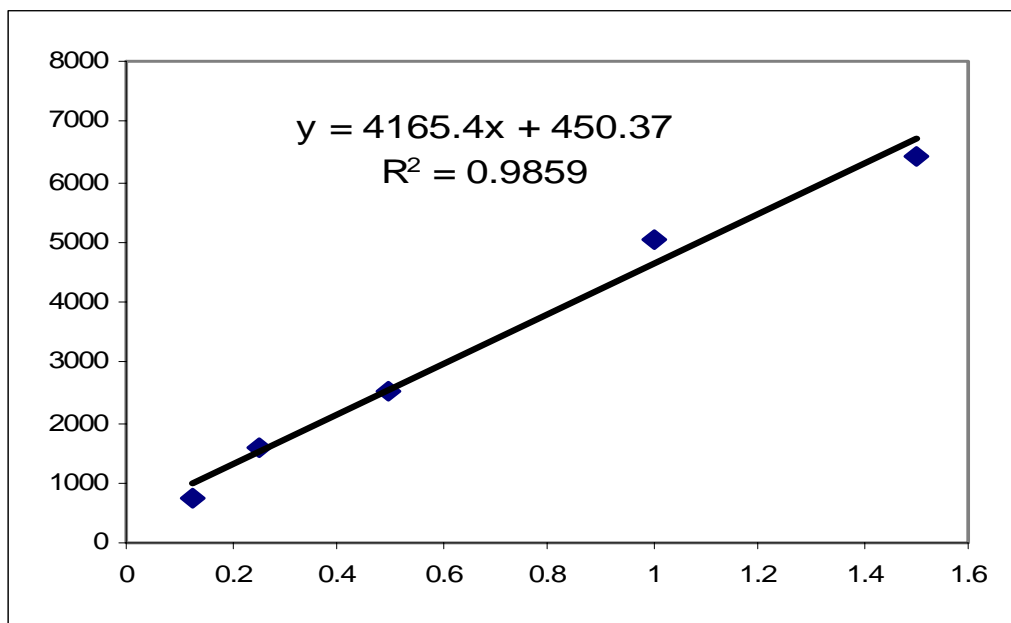
$$X(g) = 1.27 \times 10^{-4}$$

$$\text{จากสูตร \%sugar} = \frac{x(g)}{M.W. \times \text{น้ำหนักสารตัวอย่าง}} \times 100$$

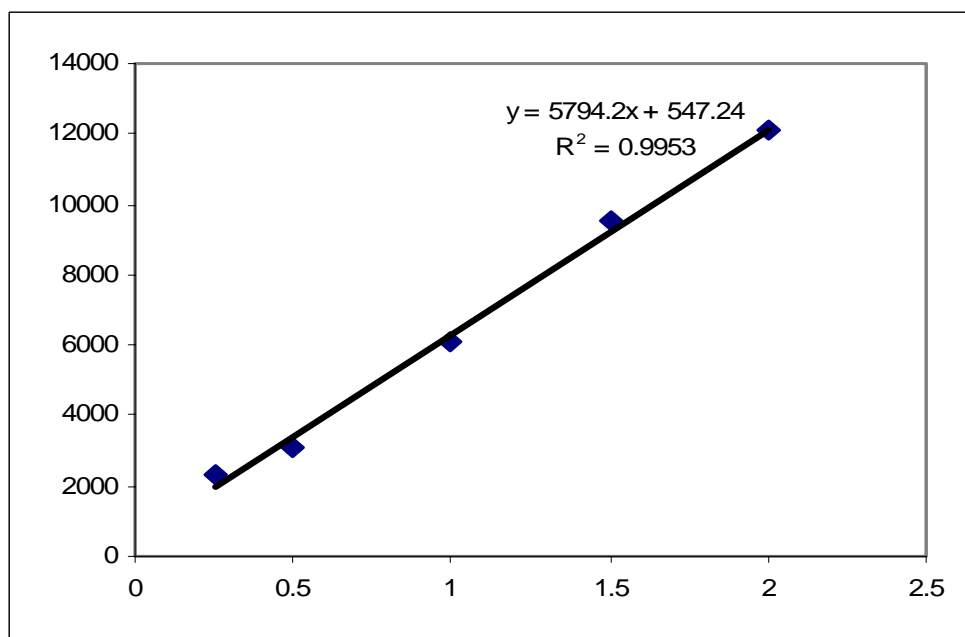
$$\begin{aligned} &= \frac{1.27 \times 10^{-4}}{3.0933} \times 100 \\ &= 4.116 \times 10^{-3} \end{aligned}$$

ภาคผนวก ค
แสดงกราฟมาตรฐานและโครมาโทแกรมจากการวิเคราะห์

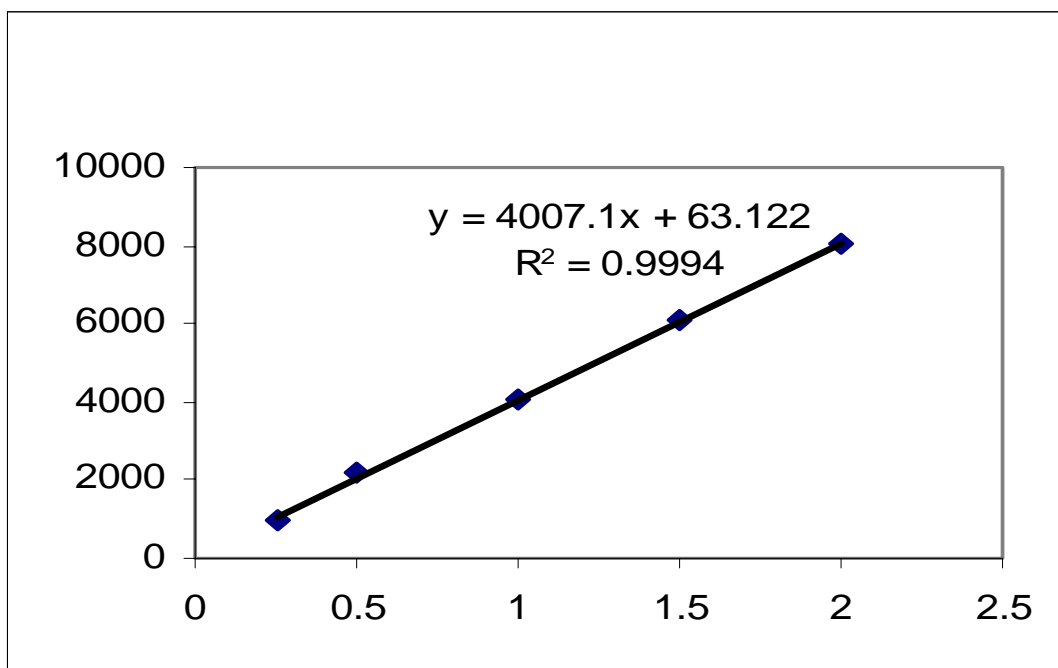
ภาคผนวก ค
แสดงกราฟมาตรฐานและโครมาโทแกรมจากการวิเคราะห์



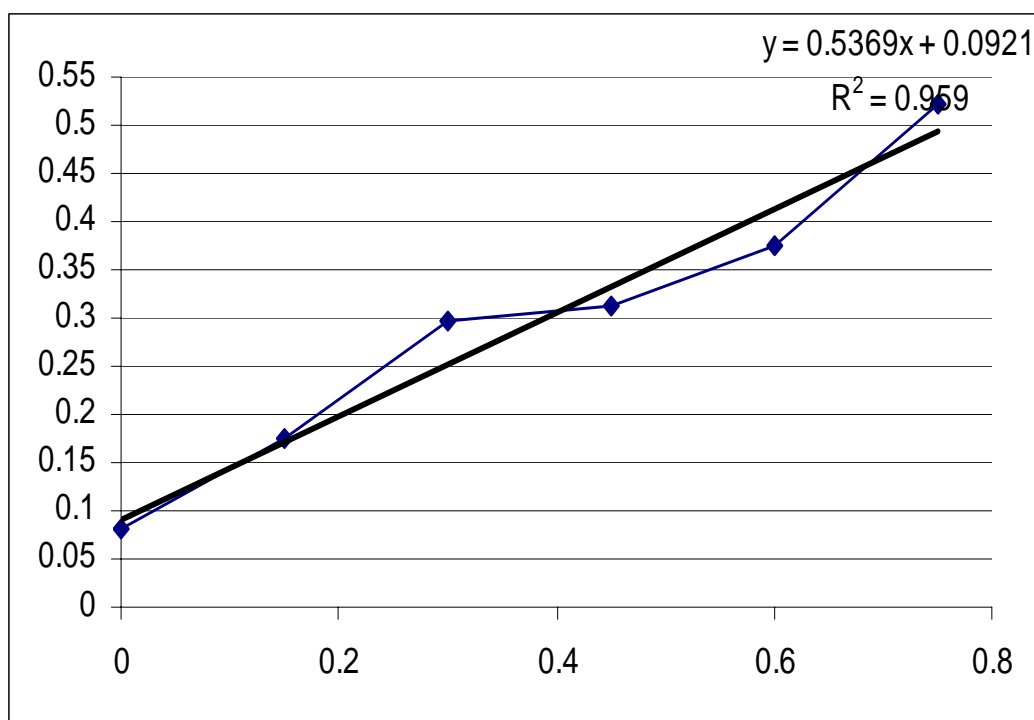
ภาพประกอบ 17 กราฟมาตรฐานกรดซิติริก



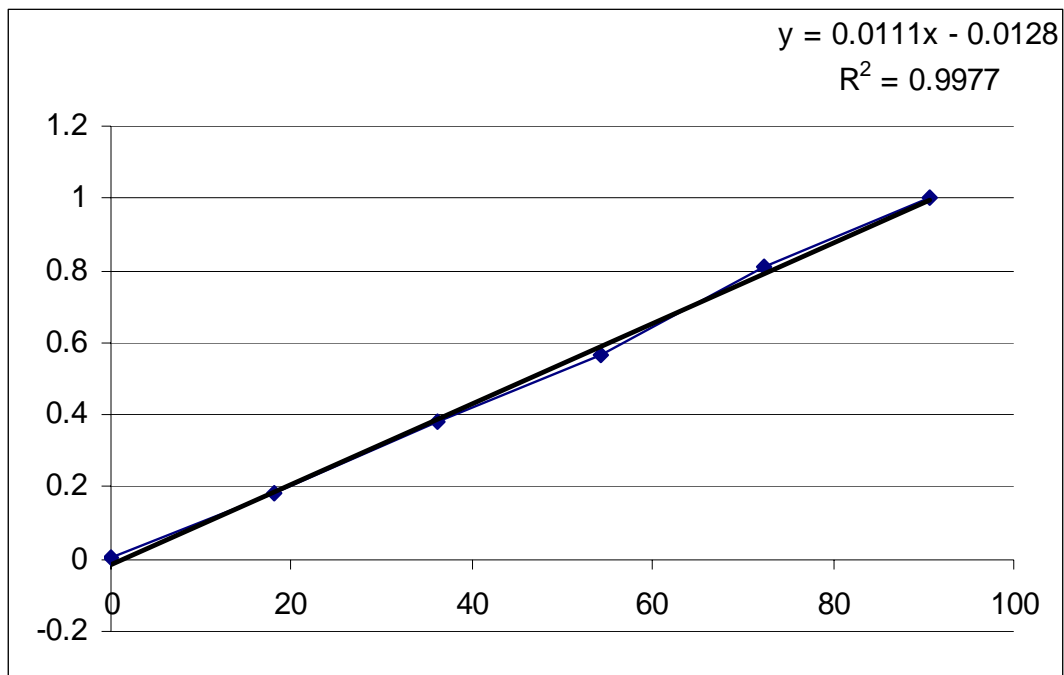
ภาพประกอบ 18 กราฟมาตรฐานกรดแลกติก



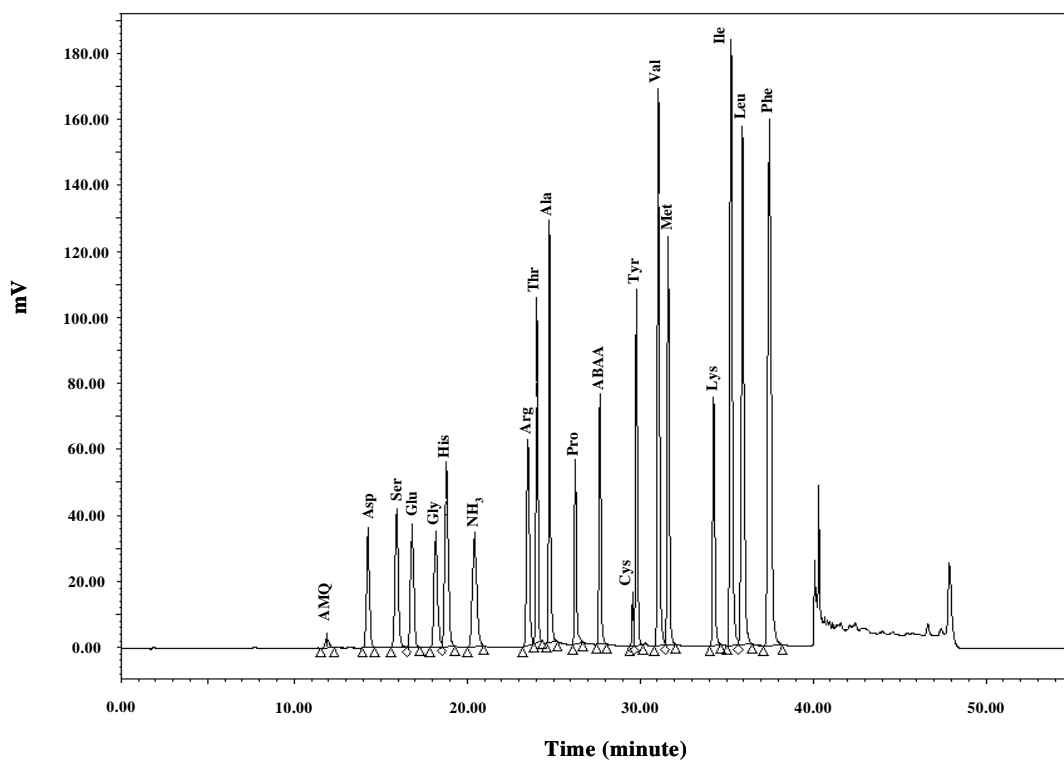
ภาพประกอบ 19 กราฟมาตรฐานกรดอะซิติก



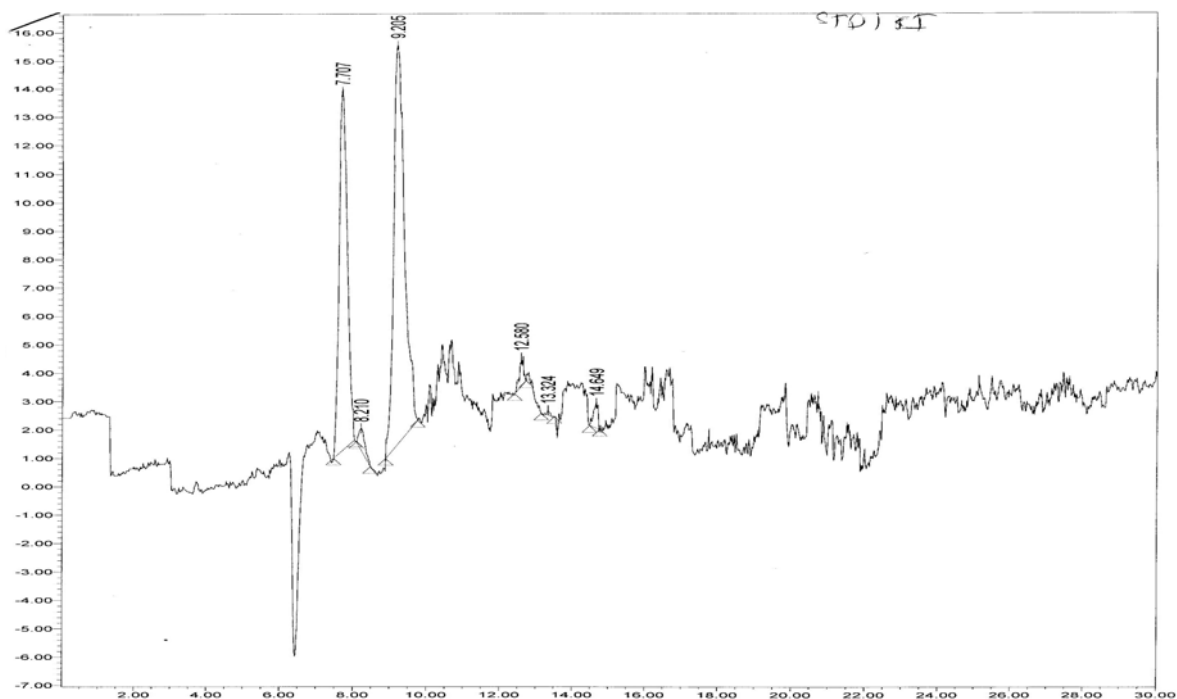
ภาพประกอบ 20 กราฟมาตรฐานเอนไซม์อะไมเลส



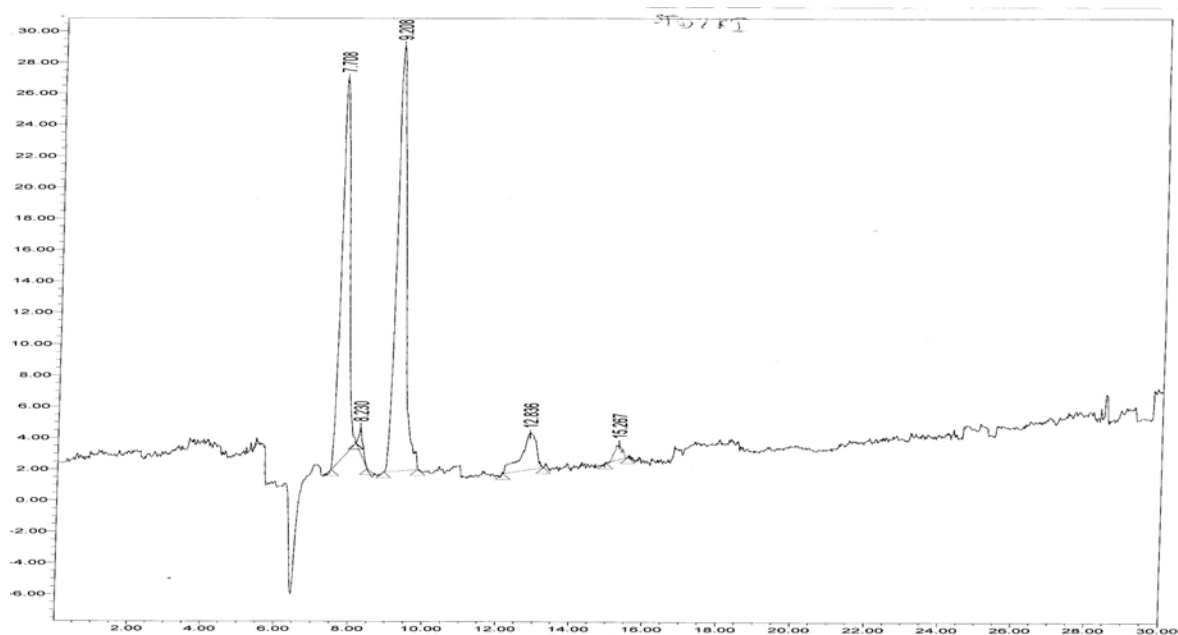
ภาพประกอบ 21 กราฟมาตรฐานเอนไซม์โปรทีเอส



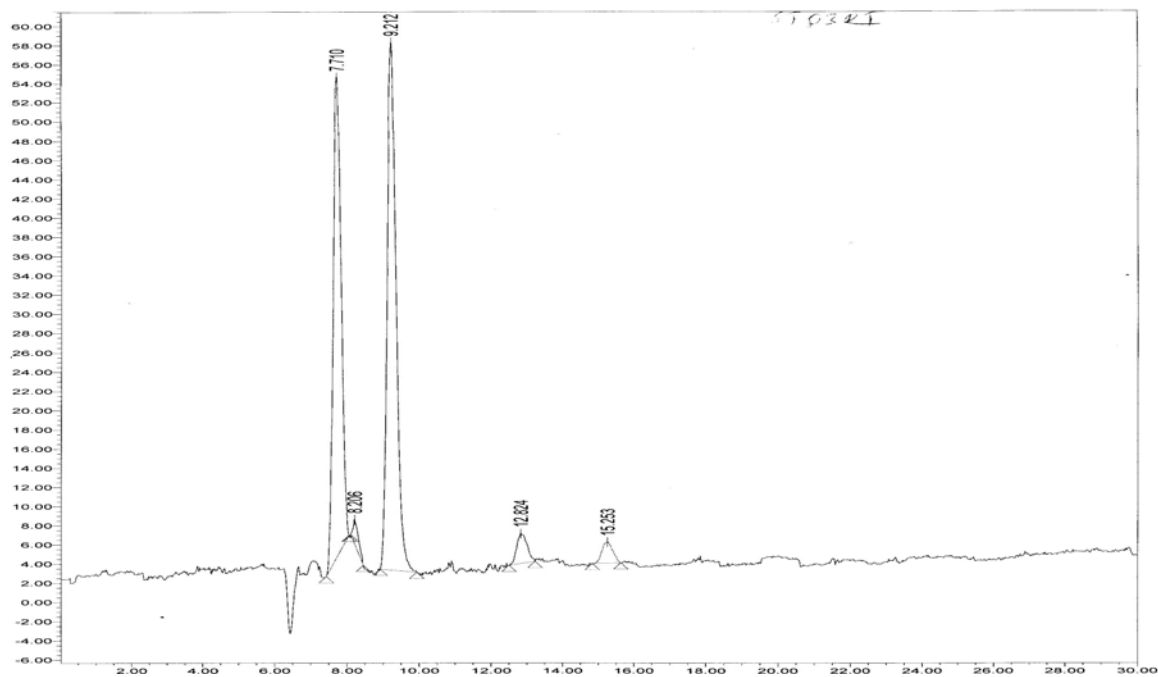
ภาพประกอบ 22 โครมาโทแกรมของการวิเคราะห์กรดอะมิโนมาตรฐาน (Standard amino acid)



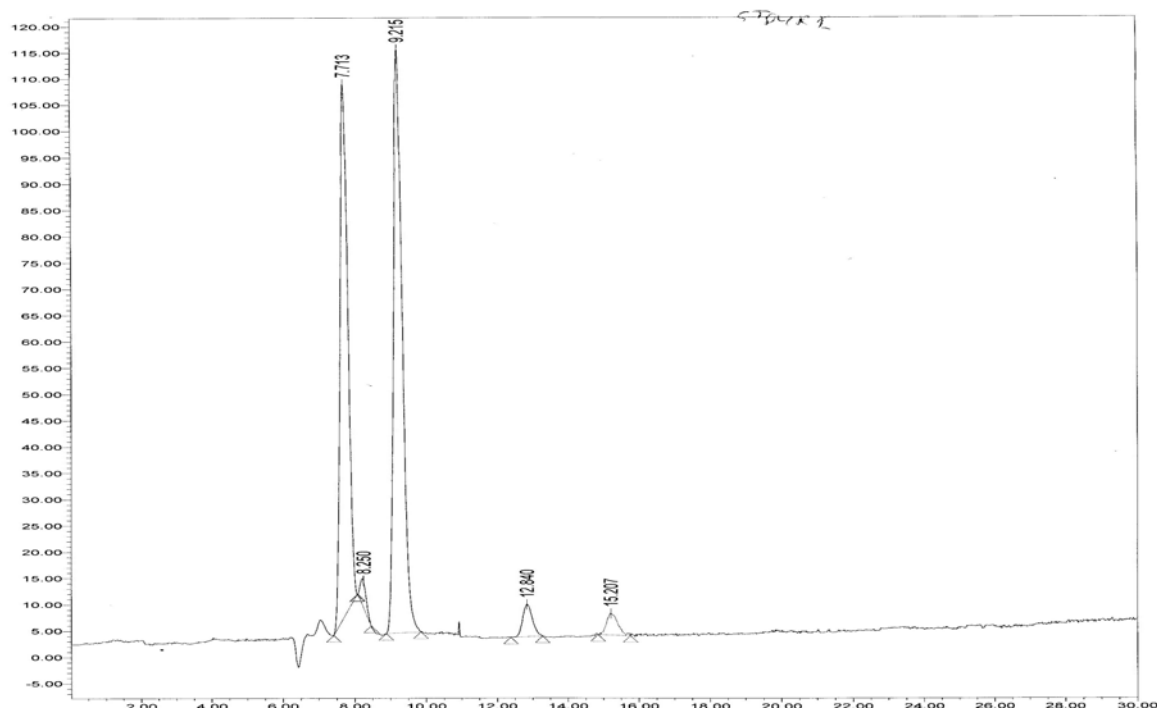
ภาพประกอบ 23 โครมาโทแกรมของสารมาตรฐานละลายมาตรฐานผสมระหว่างกรดแลคติก อะซิติก และกรดซิติริก เข้มข้น 0.125 g/L



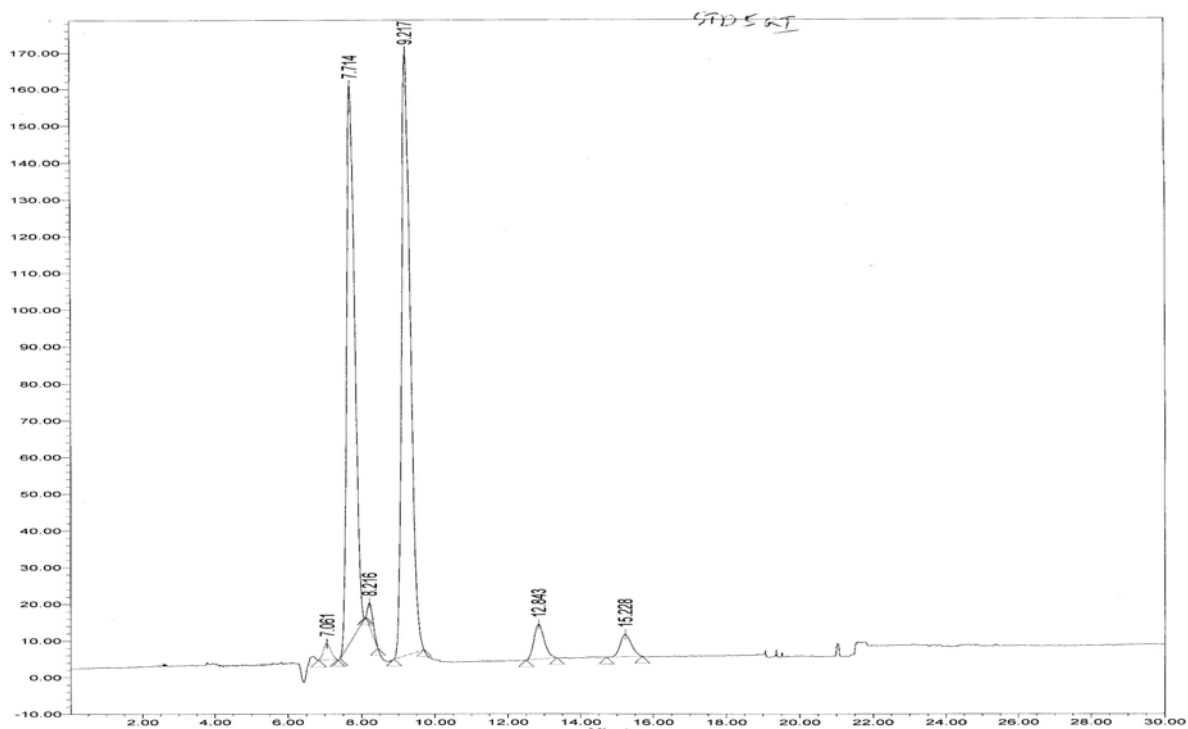
ภาพประกอบ 24 โครมาโทแกรมของสารมาตรฐานละลายมาตรฐานผสมระหว่างกรดแลคติก อะซิติก และกรดซิติริก เข้มข้น 0.25 g/L



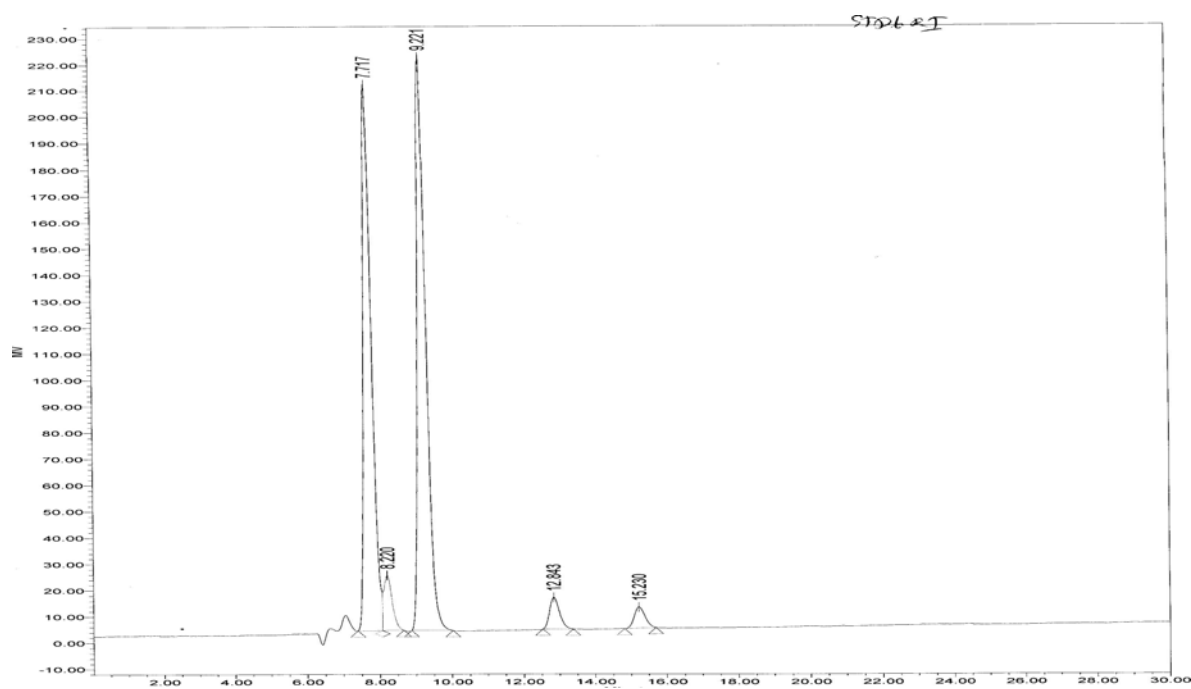
ภาพประกอบ 25 โครมาโทแกรมของสารมาตรฐานละลายมาตรฐานผสมระหว่างกรดแลคติก อะซิติก และกรดซิติริก เข้มข้น 0.5 g/L



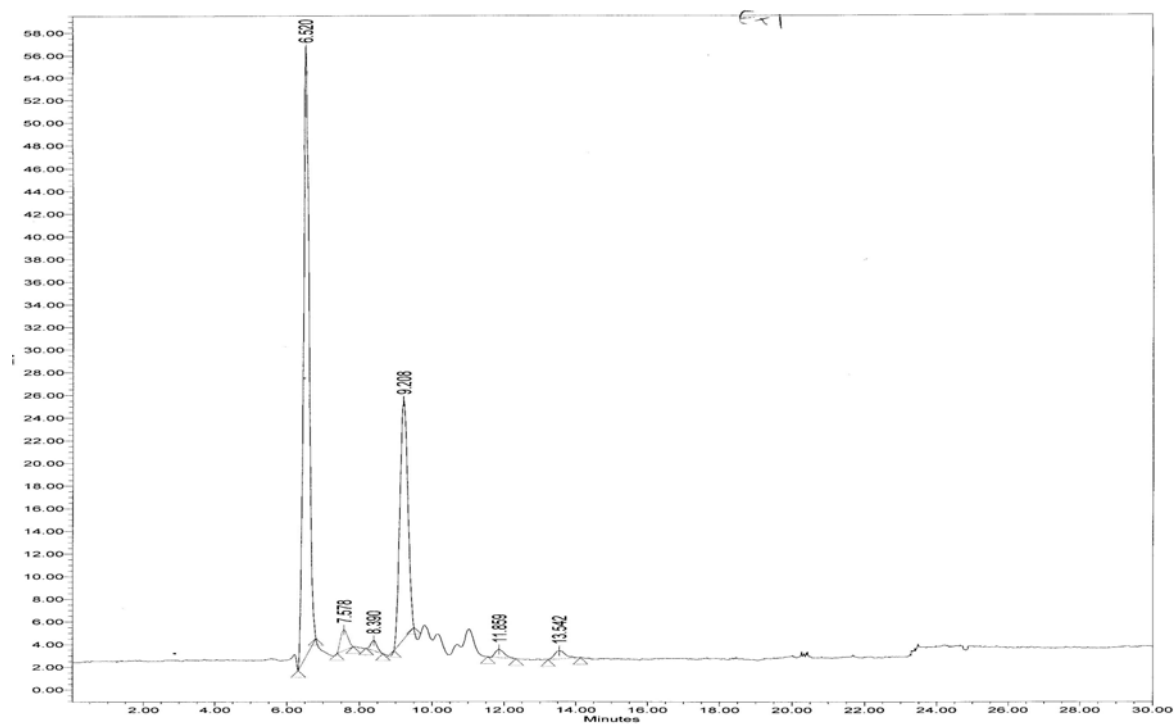
ภาพประกอบ 26 โครมาโทแกรมของสารมาตรฐานละลายมาตรฐานผสมระหว่างกรดแลคติก อะซิติก และกรดซิติริก เข้มข้น 1 g/L



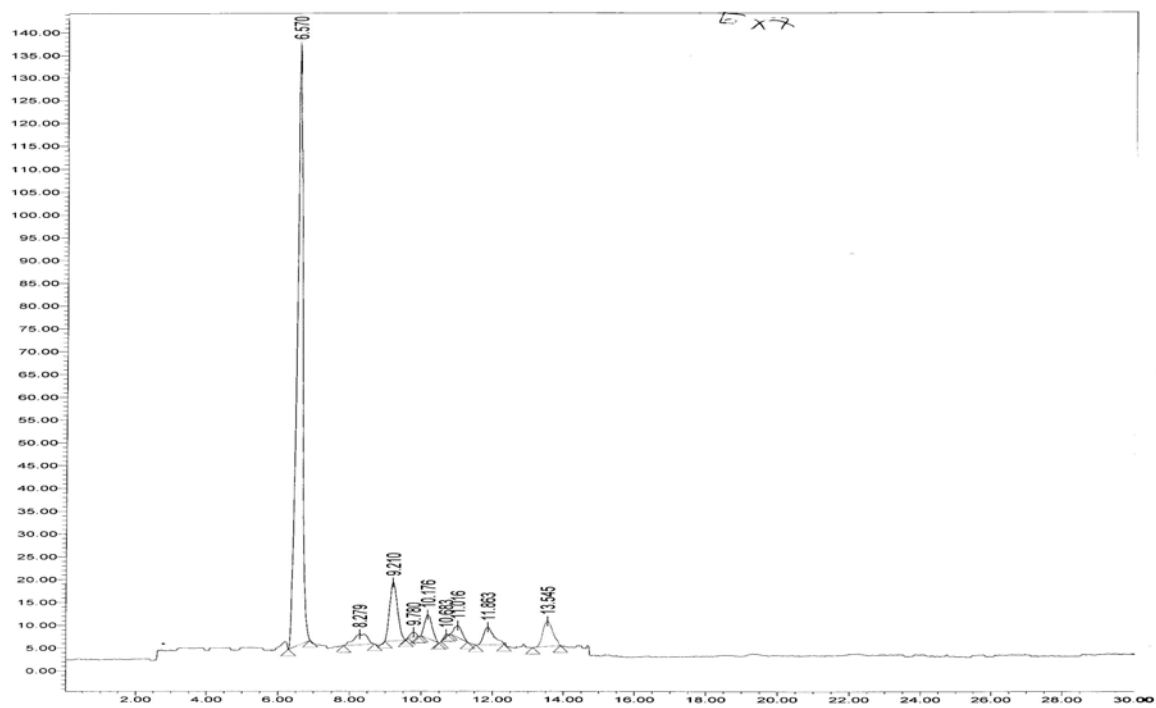
ภาพประกอบ 27 โครมาโทแกรมของสารมาตรฐานละลายมาตรฐานผสมระหว่างกรดแลคติก อะซิติก และกรดซิติริก เข้มข้น 1.5 g/L



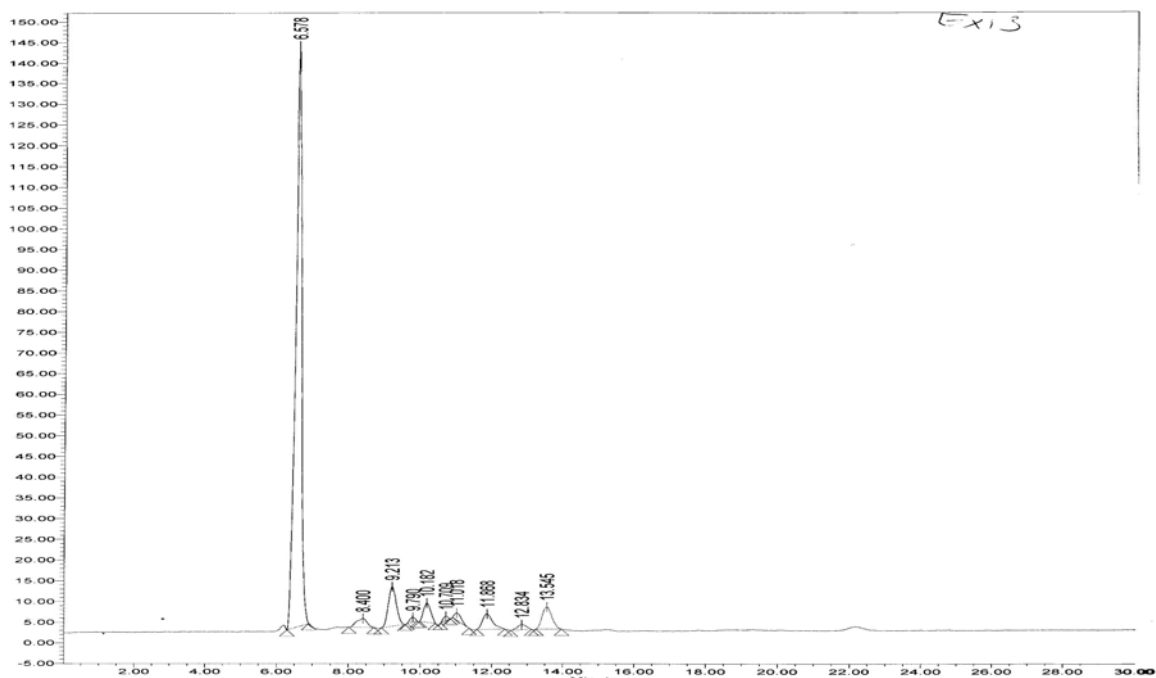
ภาพประกอบ 28 โครมาโทแกรมของสารมาตรฐานละลายมาตรฐานผสมระหว่างกรดแลคติก อะซิติก และกรดซิติริก เข้มข้น 2 g/L



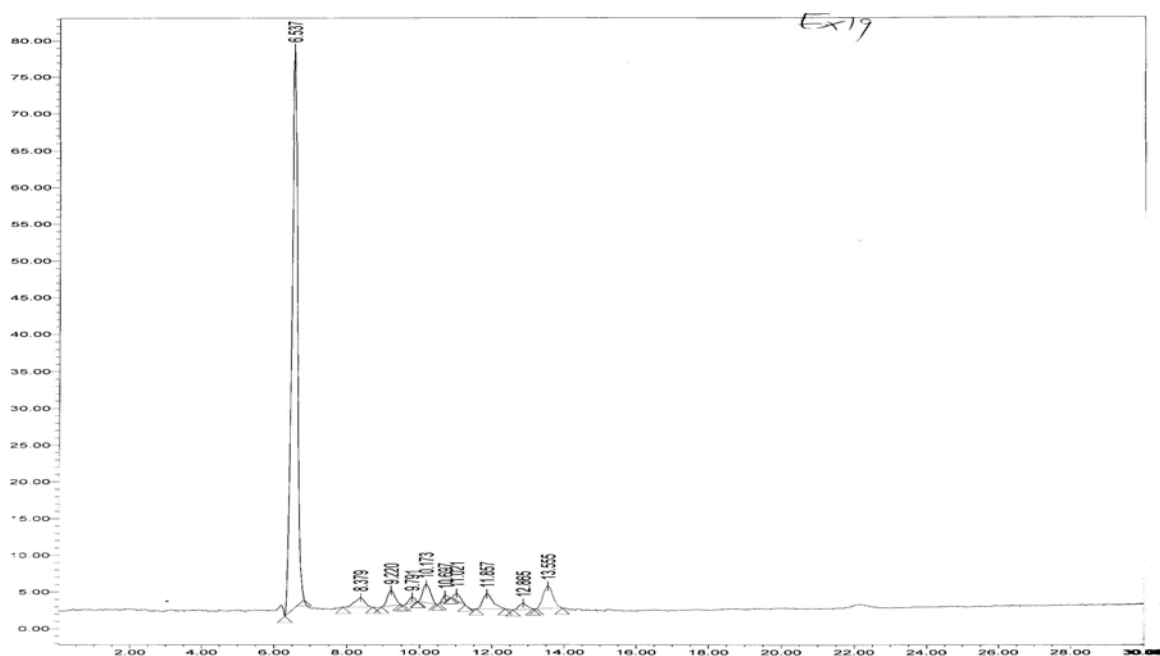
ภาพประกอบ 29 โครมาโทแกรมของซีอีวีสูตรที่ 1 ระยะเวลาหมัก 0 วัน



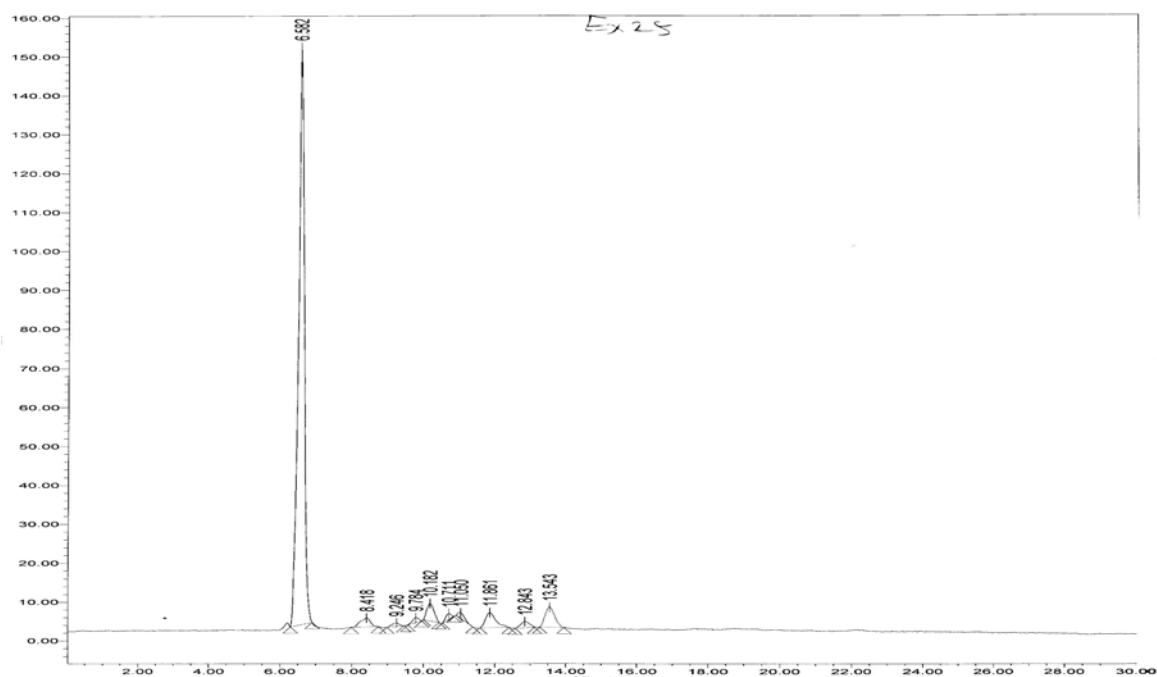
ภาพประกอบ 30 โครมาโทแกรมของซีอีวีสูตรที่ 1 ระยะเวลาหมัก 10 วัน



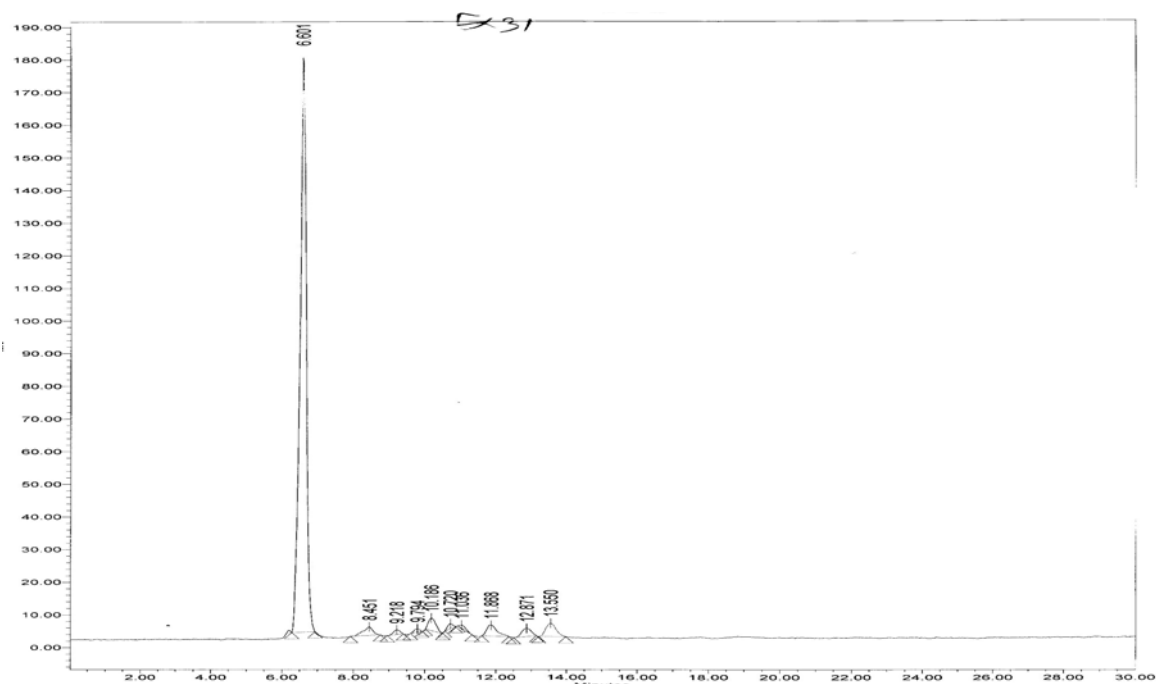
ภาพประกอบ 31 โครมาโทแกรมของซีอีวีสูตรที่ 1 ระยะเวลาหมัก 20 วัน



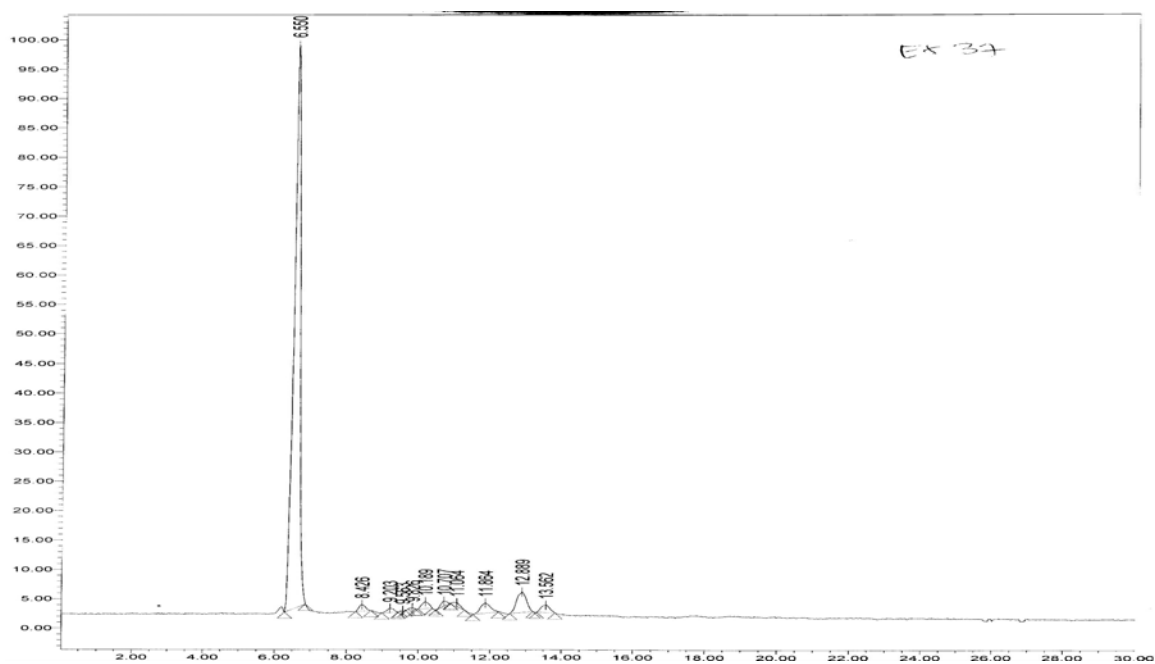
ภาพประกอบ 32 โครมาโทแกรมของซีอีวีสูตรที่ 1 ระยะเวลาหมัก 30 วัน



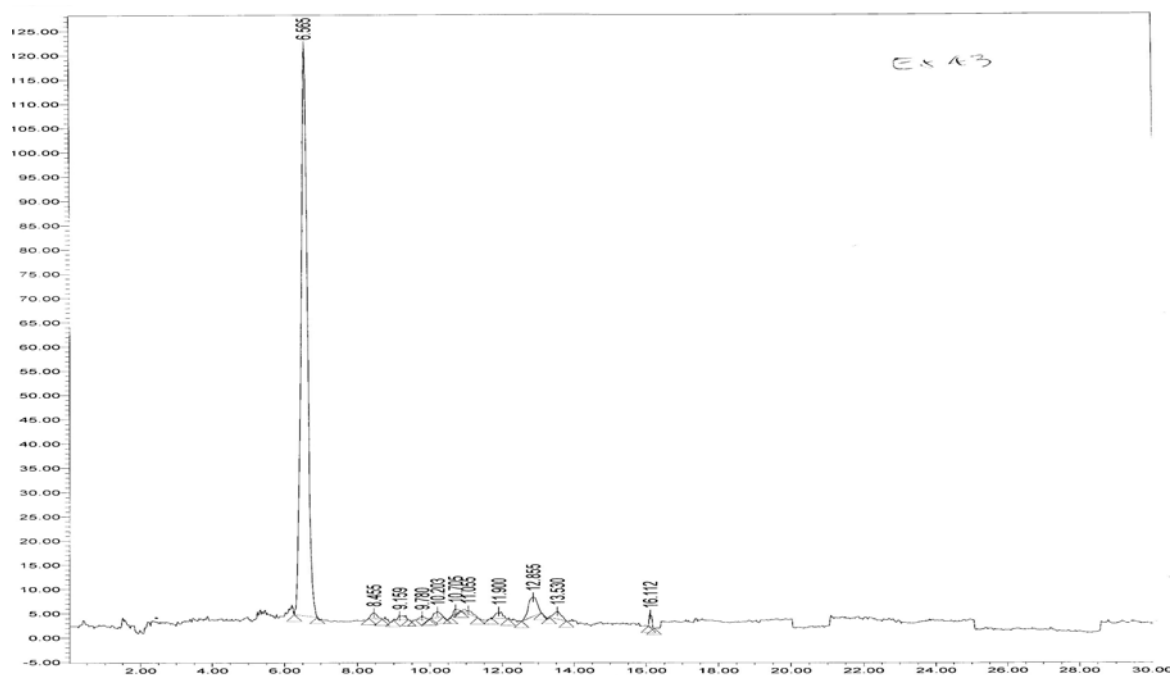
ภาพประกอบ 33 โครมาโทแกรมของซีอีวสูตรที่ 1 ระยะเวลาหมัก 45 วัน



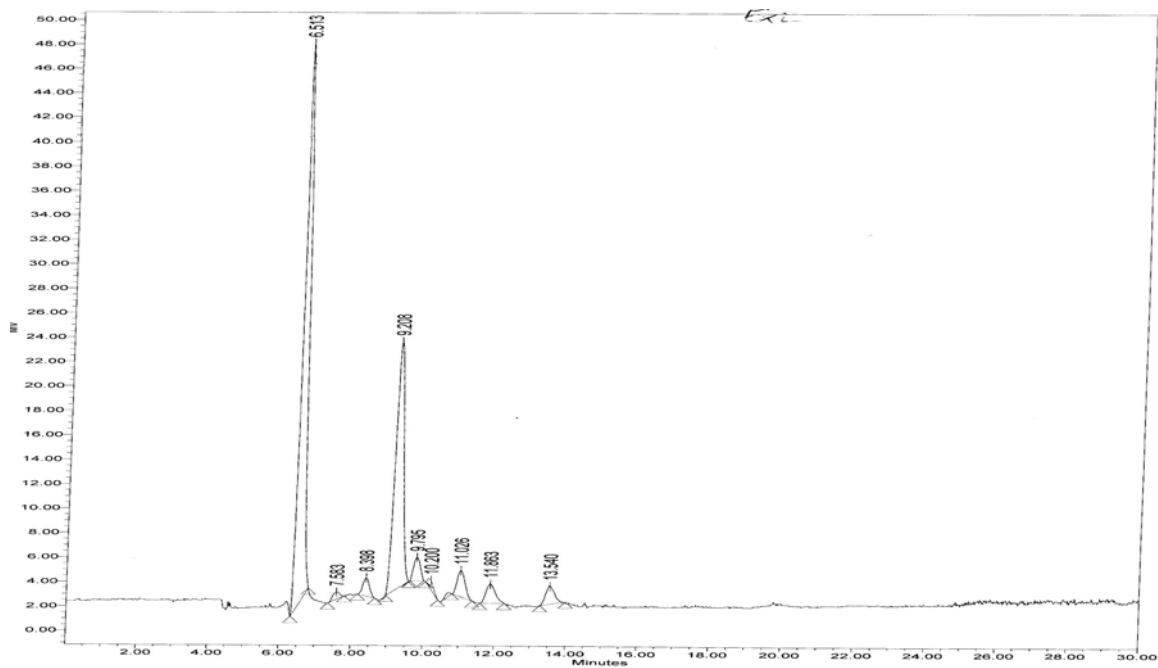
ภาพประกอบ 34 โครมาโทแกรมของซีอีวสูตรที่ 1 ระยะเวลาหมัก 60 วัน



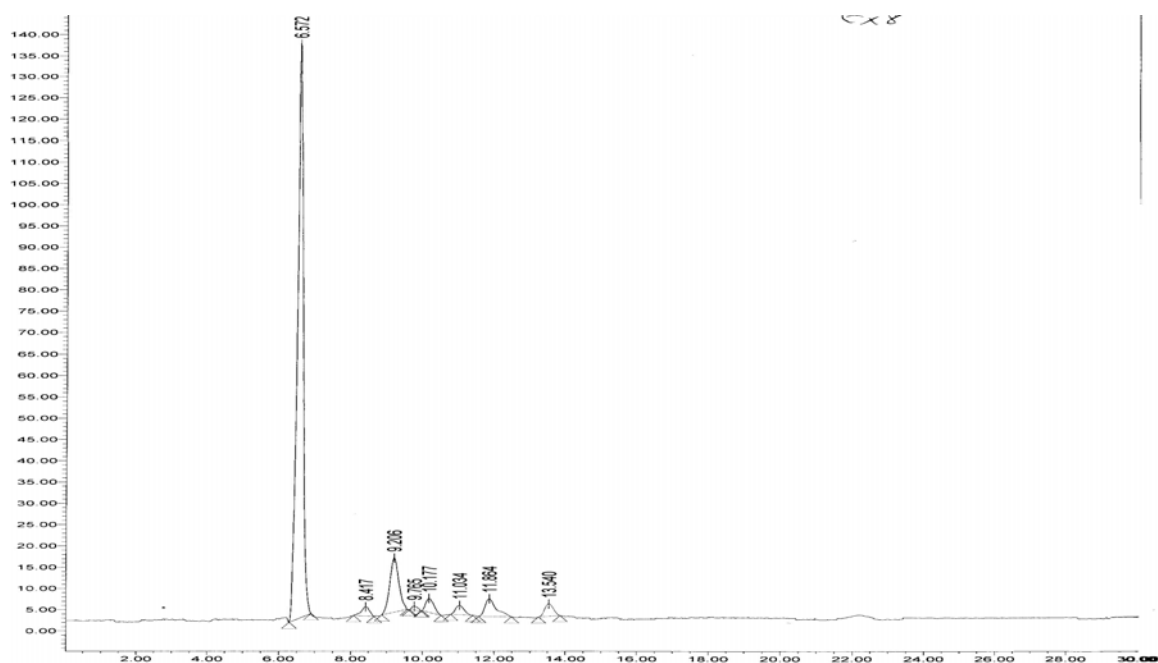
ภาพประกอบ 35 โครมาโทแกรมของซีอีวีสูตรที่ 1 ระยะเวลาหมัก 75 วัน



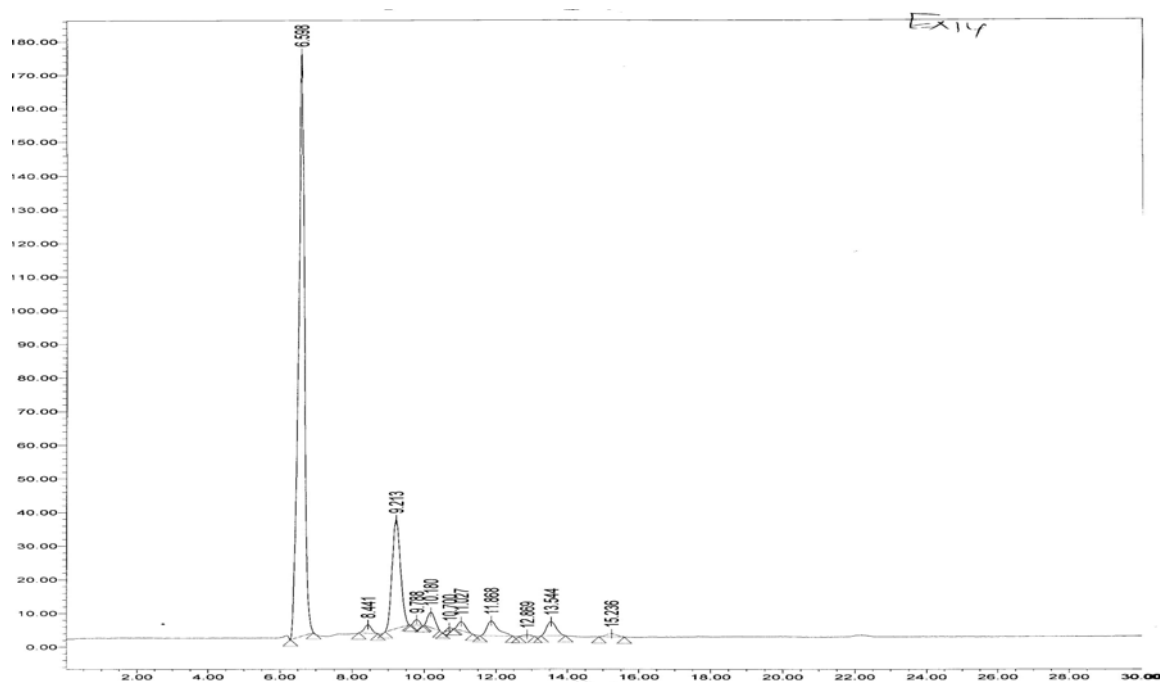
ภาพประกอบ 36 โครมาโทแกรมของซีอีวีสูตรที่ 1 ระยะเวลาหมัก 90 วัน



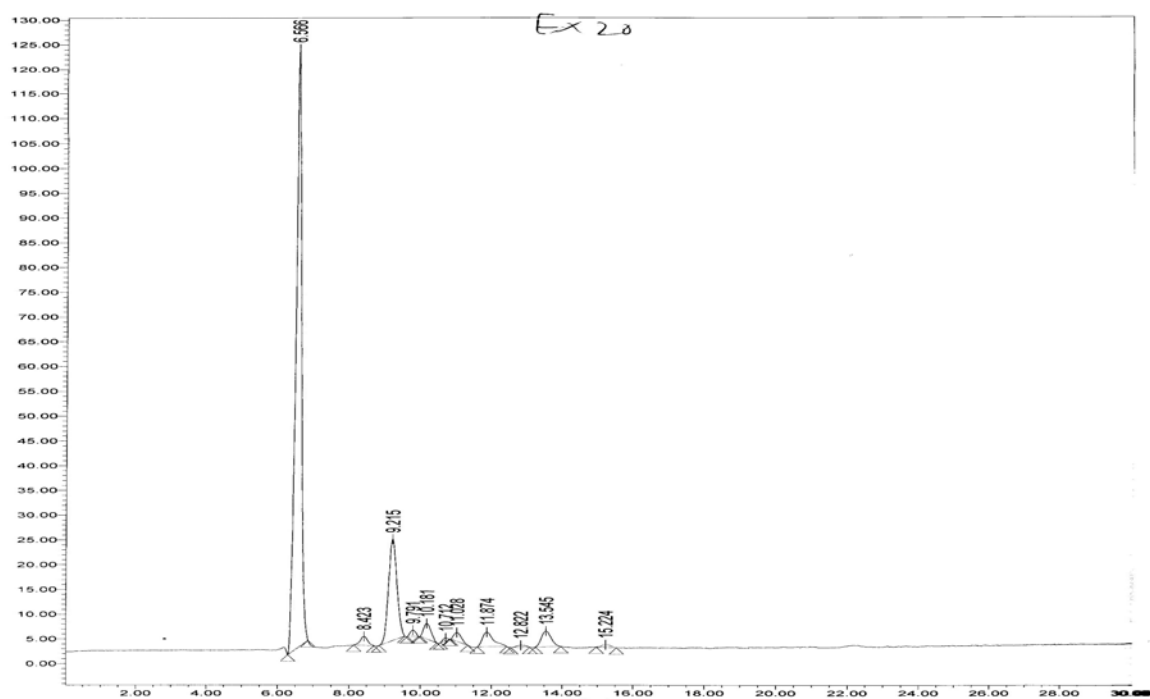
ภาพประกอบ 37 โครมาโทแกรมของซีอีวสูตรที่ 2 ระยะเวลาหมัก 0 วัน



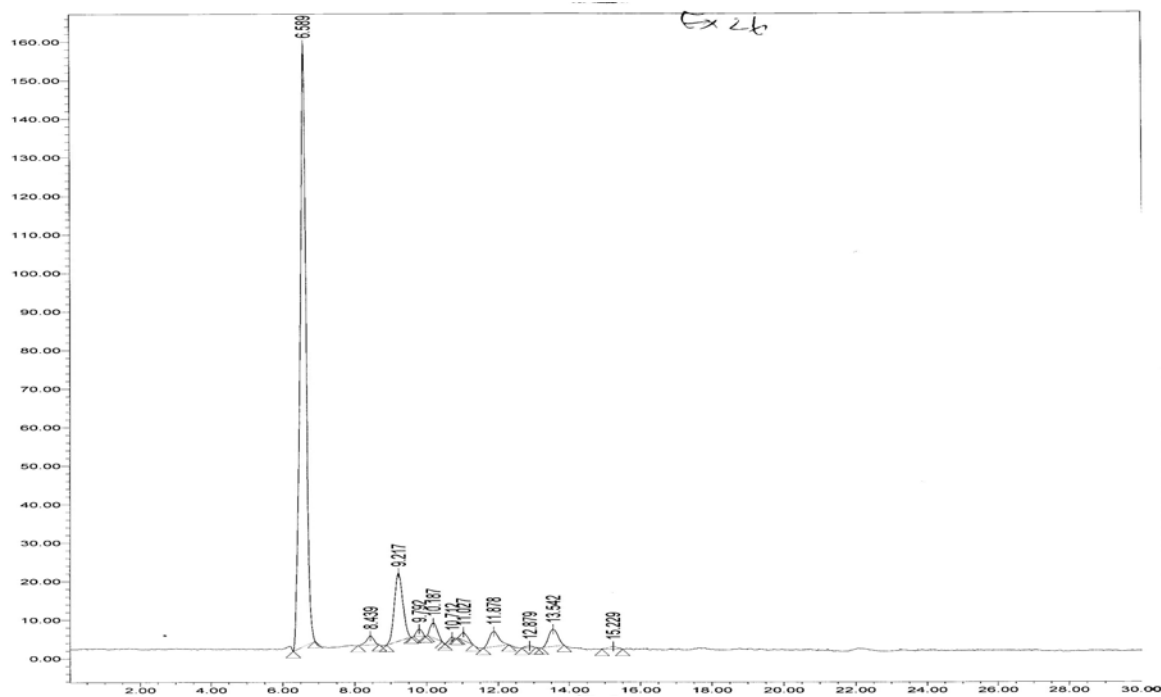
ภาพประกอบ 38 โครมาโทแกรมของซีอีวสูตรที่ 2 ระยะเวลาหมัก 10 วัน



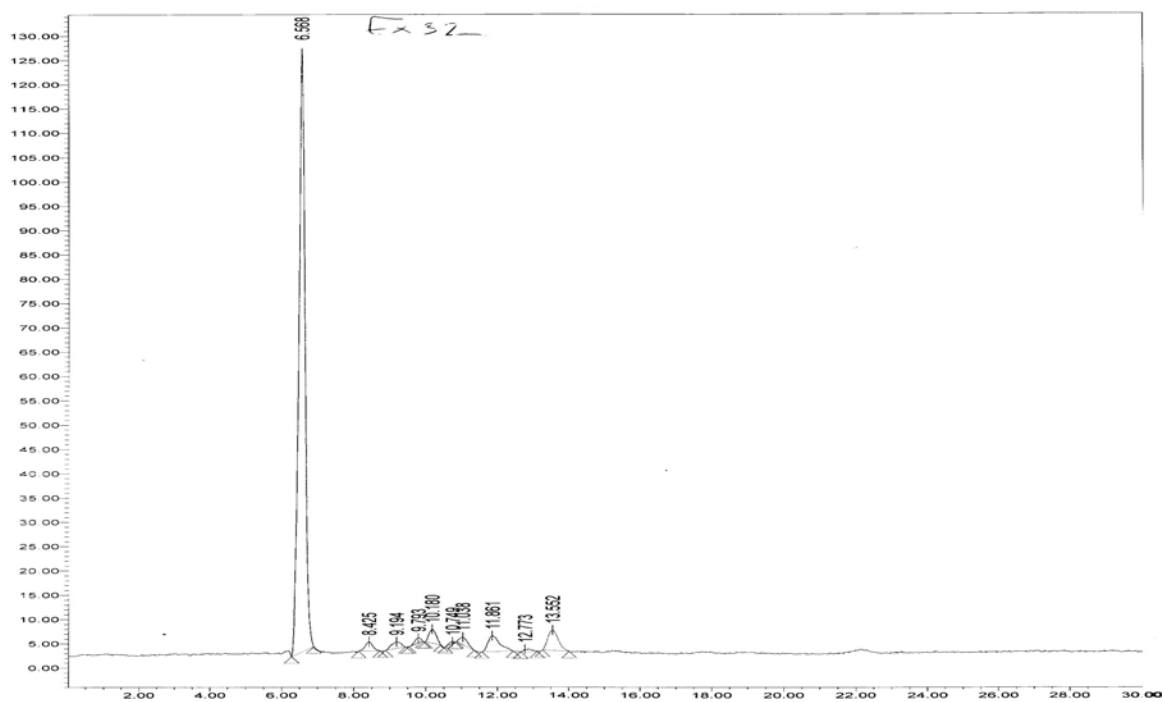
ภาพประกอบ 39 โครมาโทแกรมของตัวอย่างที่ 2 ระยะเวลาหมัก 20 วัน



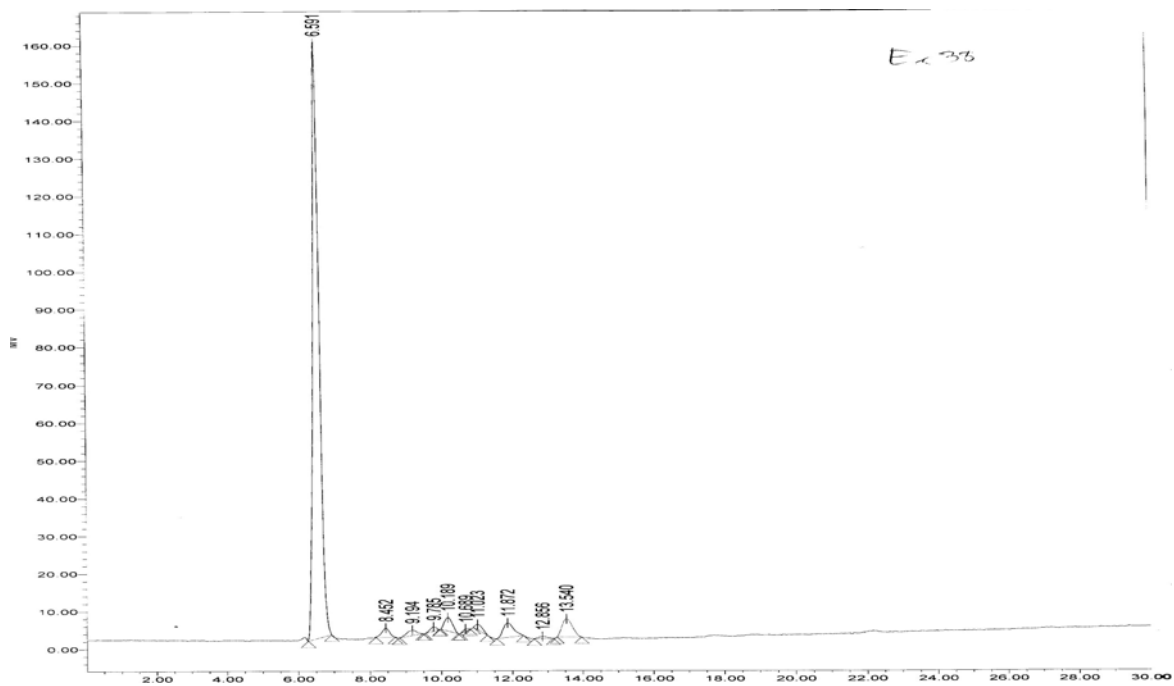
ภาพประกอบ 40 โครมาโทแกรมของตัวอย่างที่ 2 ระยะเวลาหมัก 30 วัน



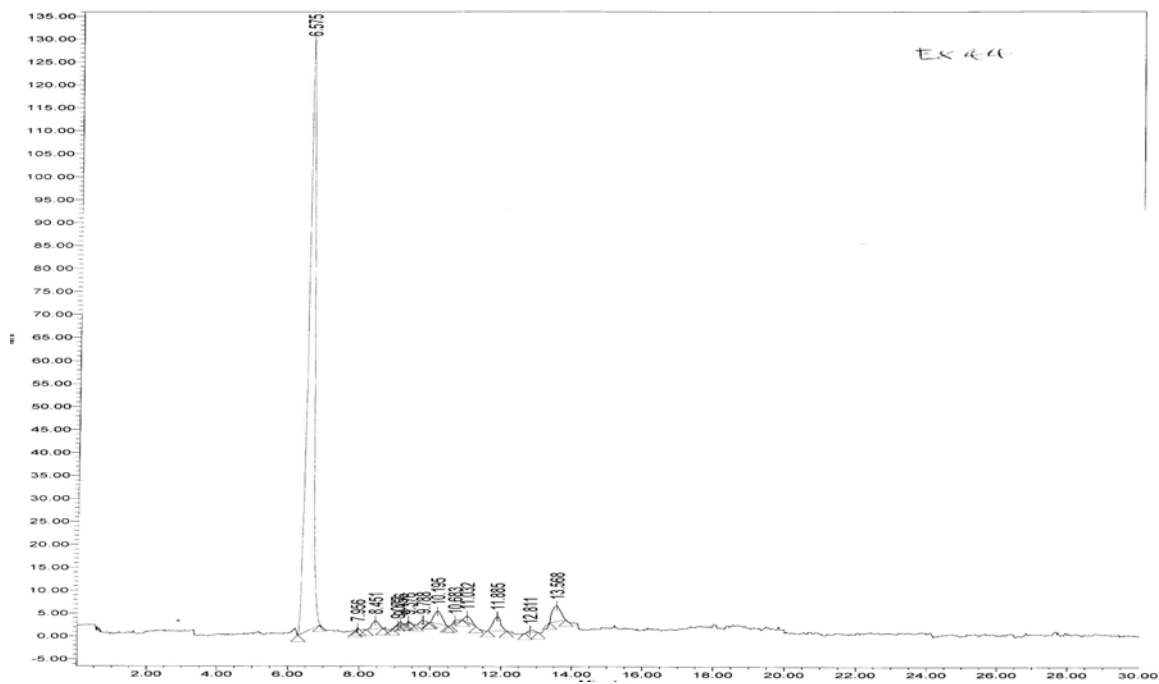
ภาพประกอบ 41 โครมาโทแกรมของซีอีวสูตรที่ 2 ระยะเวลาหมัก 45 วัน



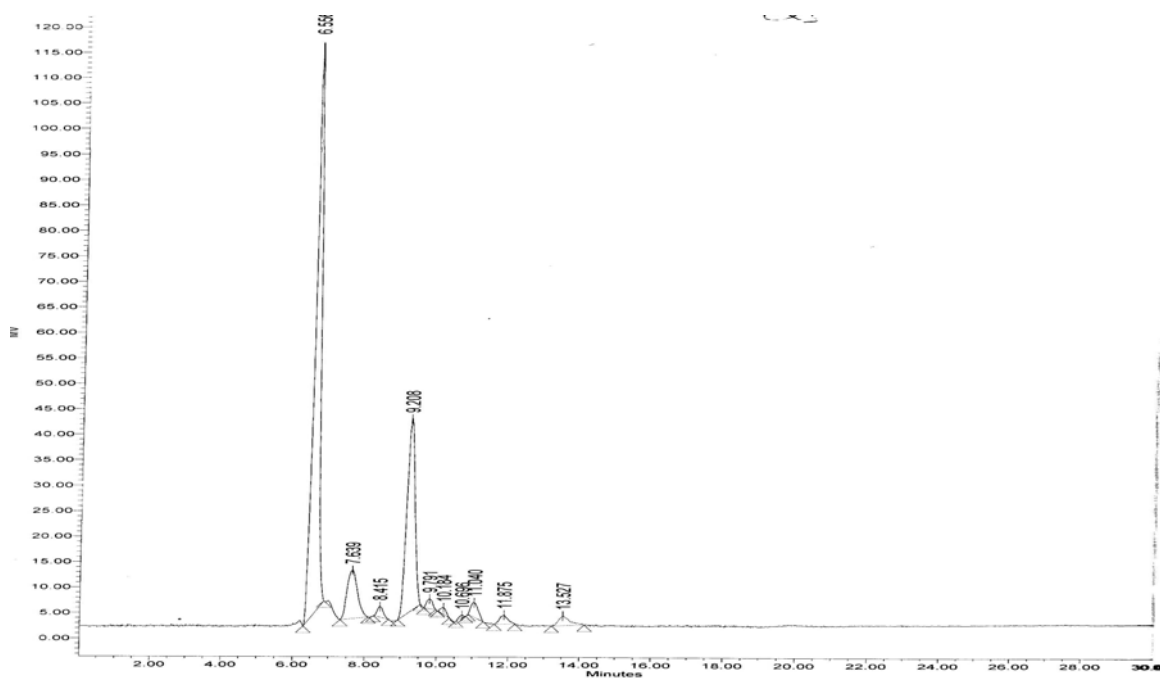
ภาพประกอบ 42 โครมาโทแกรมของซีอีวสูตรที่ 2 ระยะเวลาหมัก 60 วัน



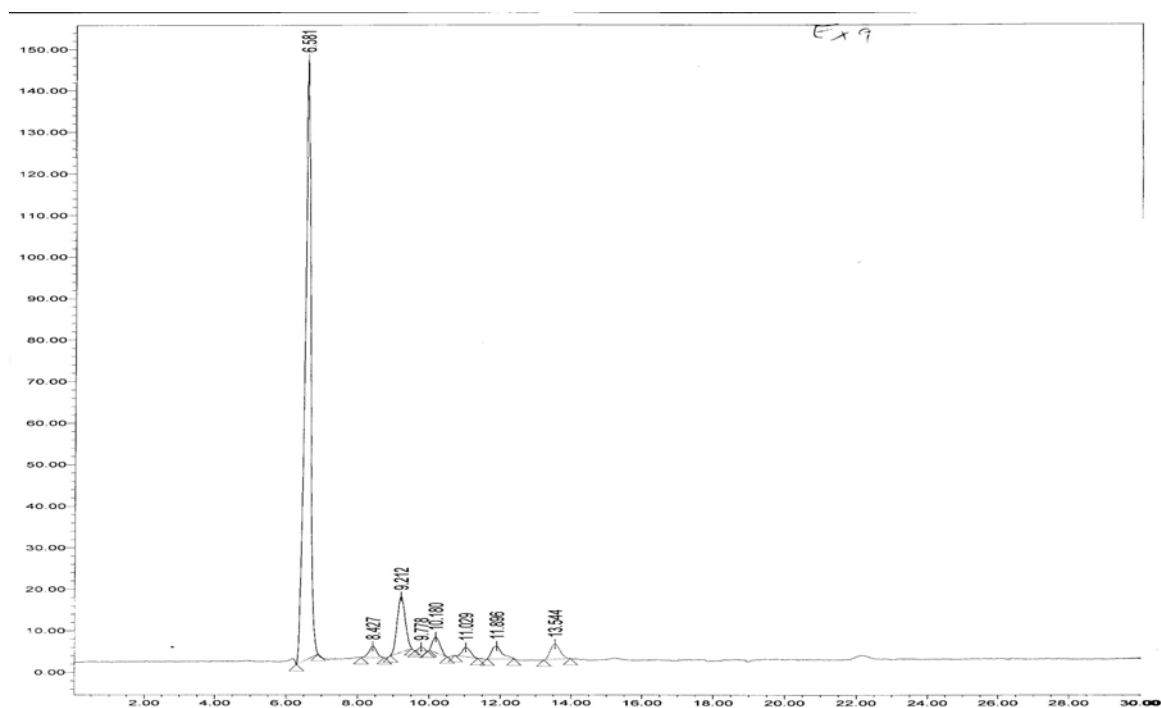
ภาพประกอบ 43 โครมาโทแกรมของชีวสูตรที่ 2 ระยะเวลาหมัก 75 วัน



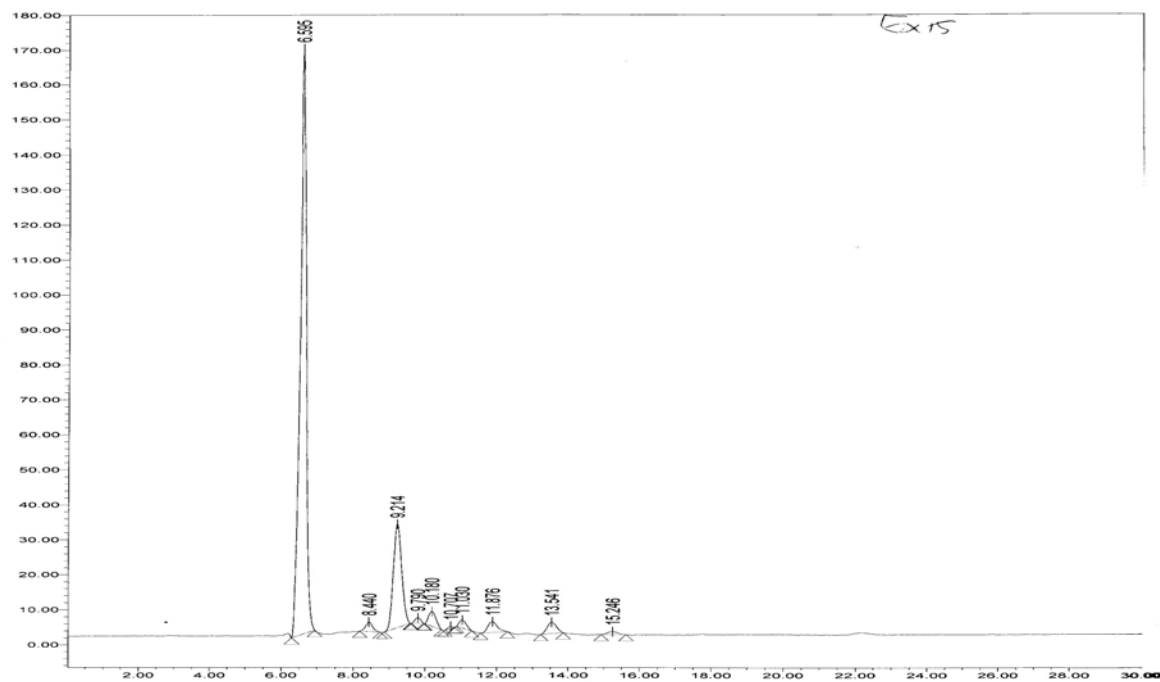
ภาพประกอบ 44 โครมาโทแกรมของชีวสูตรที่ 2 ระยะเวลาหมัก 90 วัน



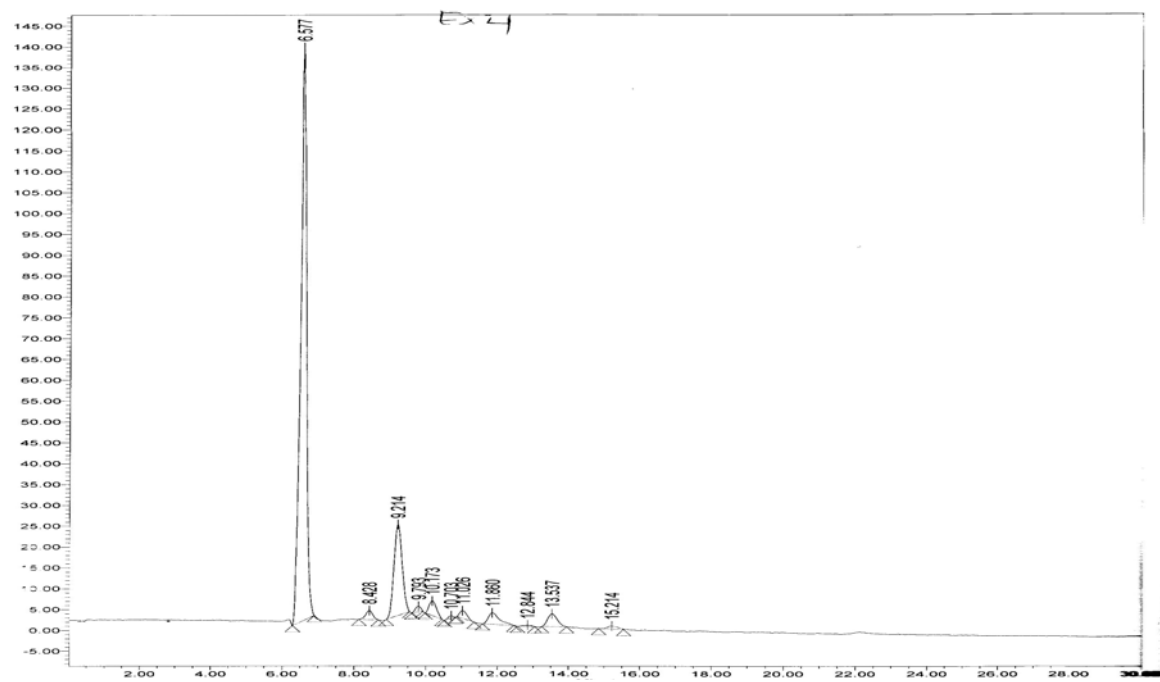
ภาพประกอบ 45 โครมาโทแกรมของซีอีวสูตรที่ 3 ระยะเวลาหมัก 0 วัน



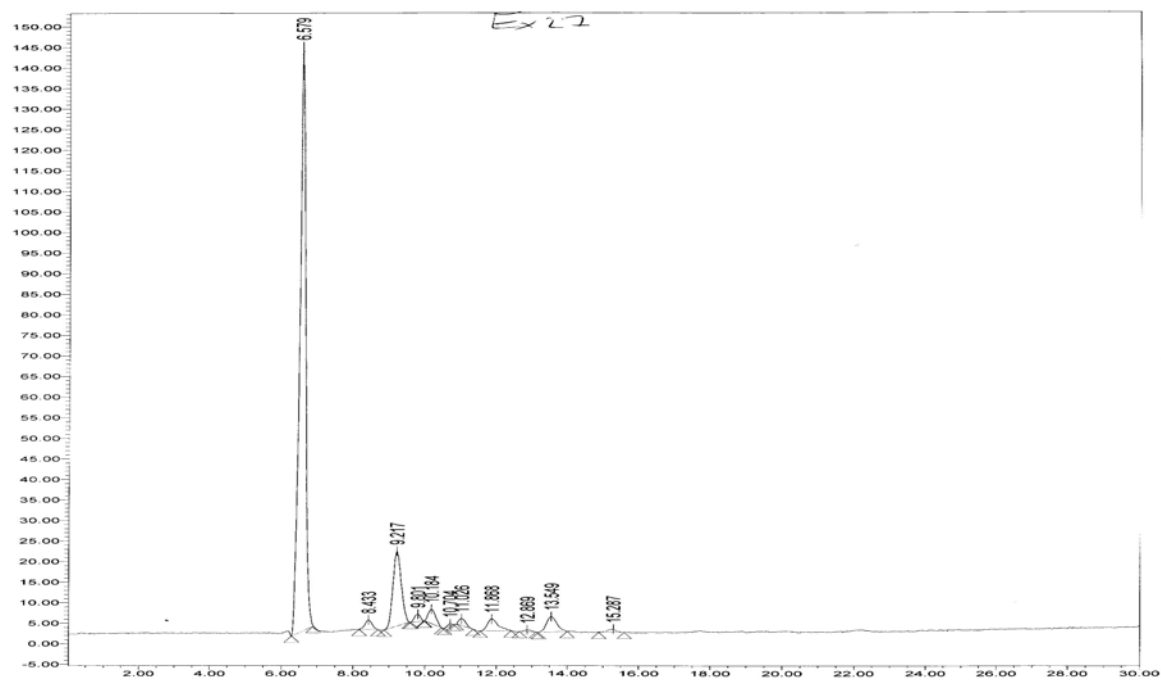
ภาพประกอบ 46 โครมาโทแกรมของซีอีวสูตรที่ 3 ระยะเวลาหมัก 10 วัน



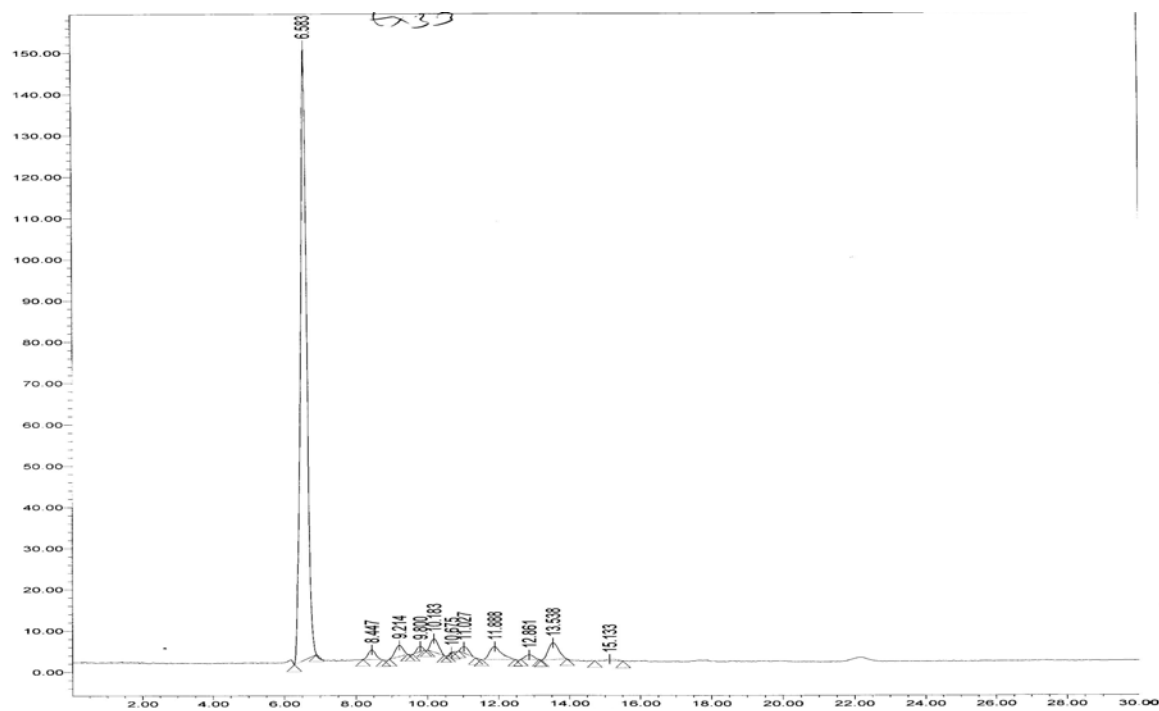
ภาพประกอบ 47 โครมาโทแกรมของซิวสูตรที่ 3 ระยะเวลาหมัก 20 วัน



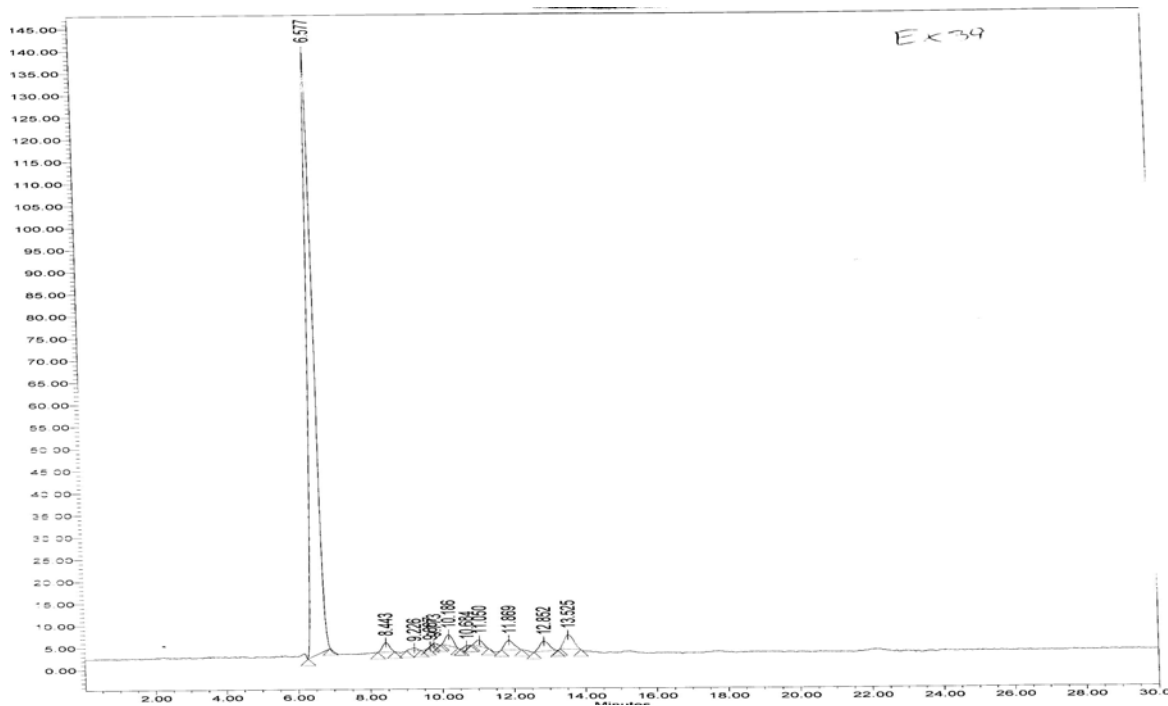
ภาพประกอบ 48 โครมาโทแกรมของซิวสูตรที่ 3 ระยะเวลาหมัก 30 วัน



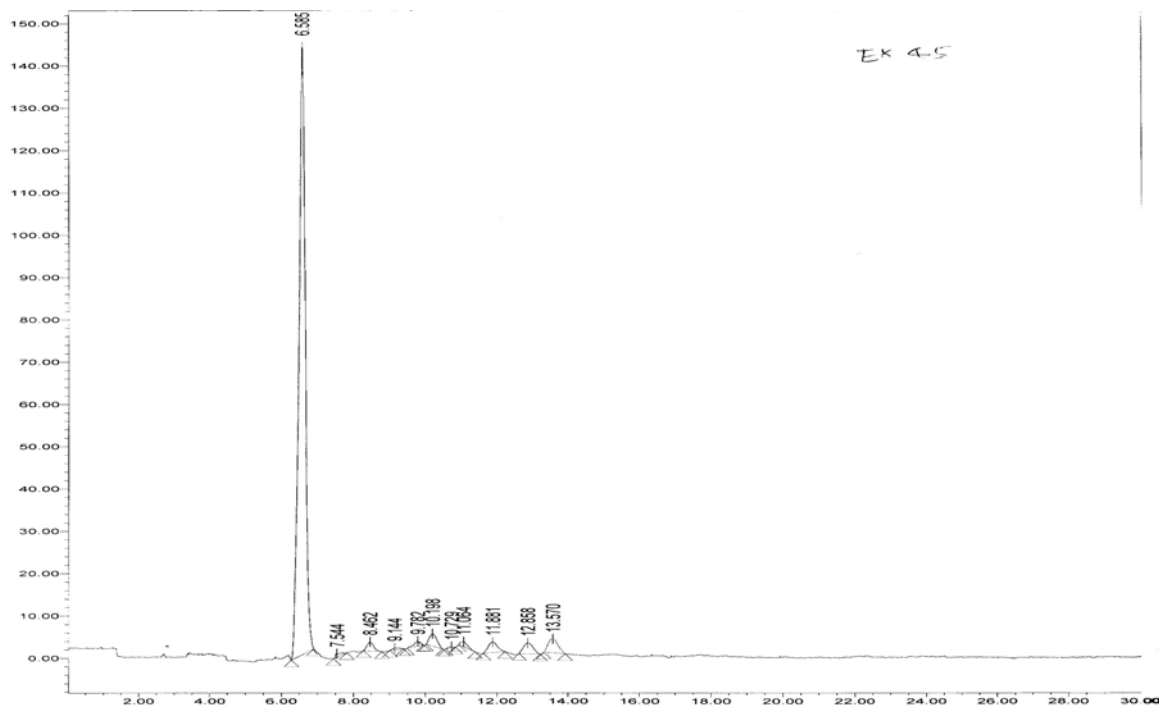
ภาพประกอบ 49 โครมาโทแกรมของซีอีวสูตรที่ 3 ระยะเวลาหมัก 45 วัน



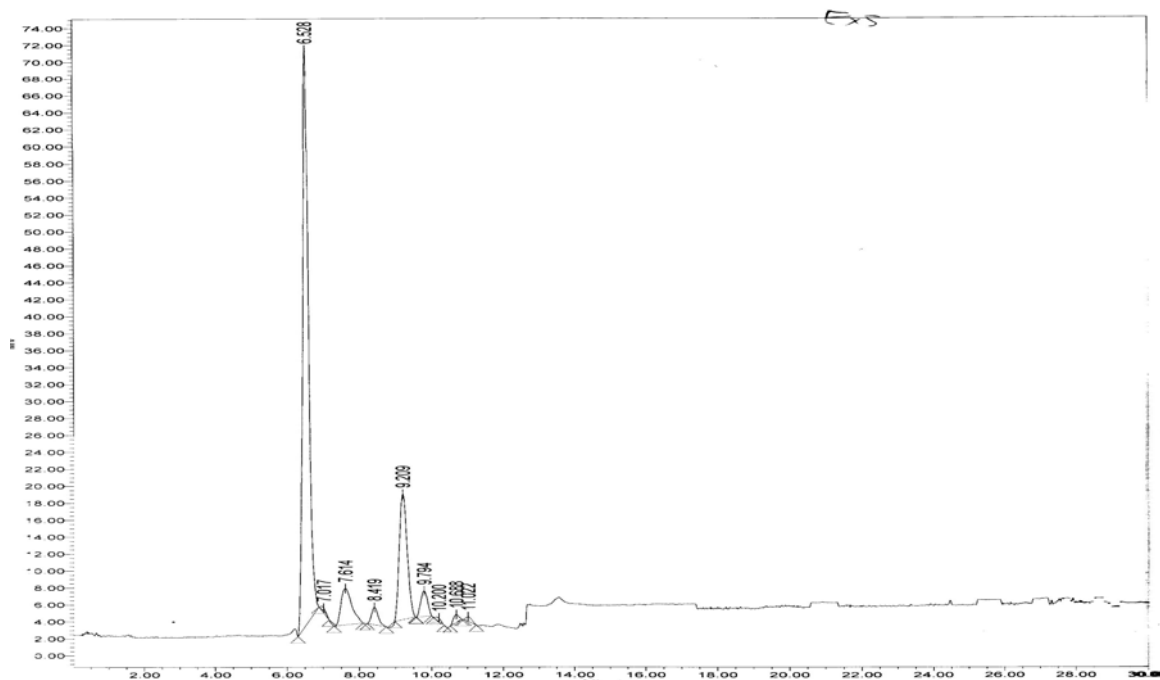
ภาพประกอบ 50 โครมาโทแกรมของซีอีวสูตรที่ 3 ระยะเวลาหมัก 60 วัน



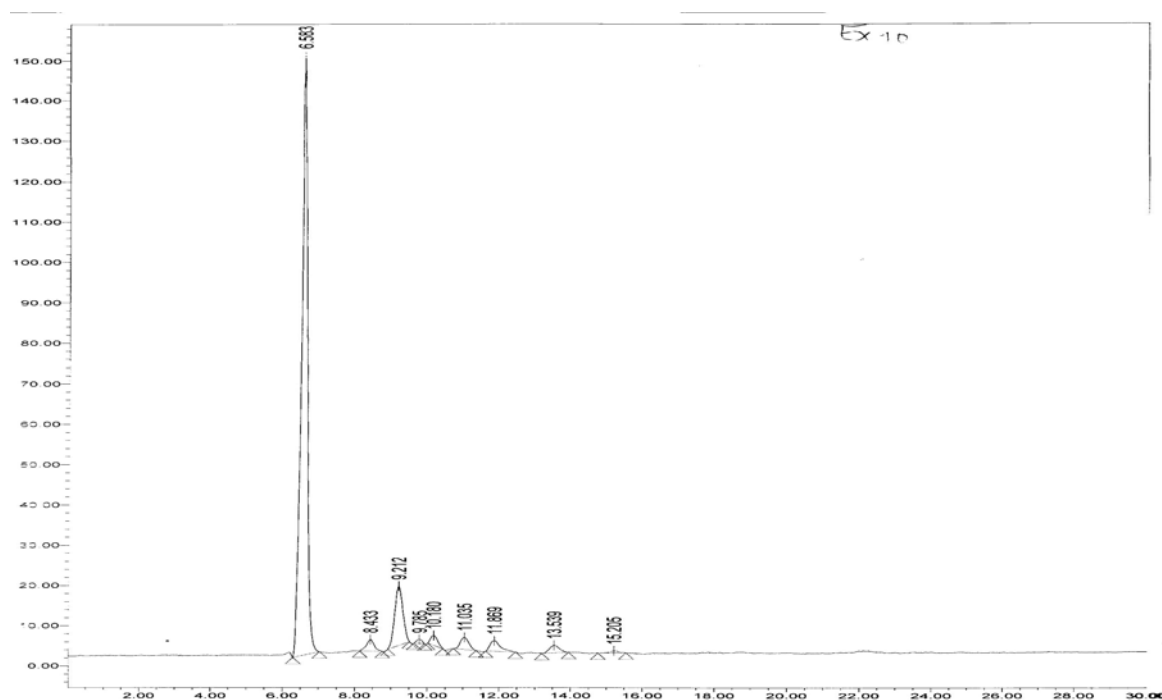
ภาพประกอบ 51 โครมาโทแกรมของซีอีวีสูตรที่ 3 ระยะเวลาหมัก 75 วัน



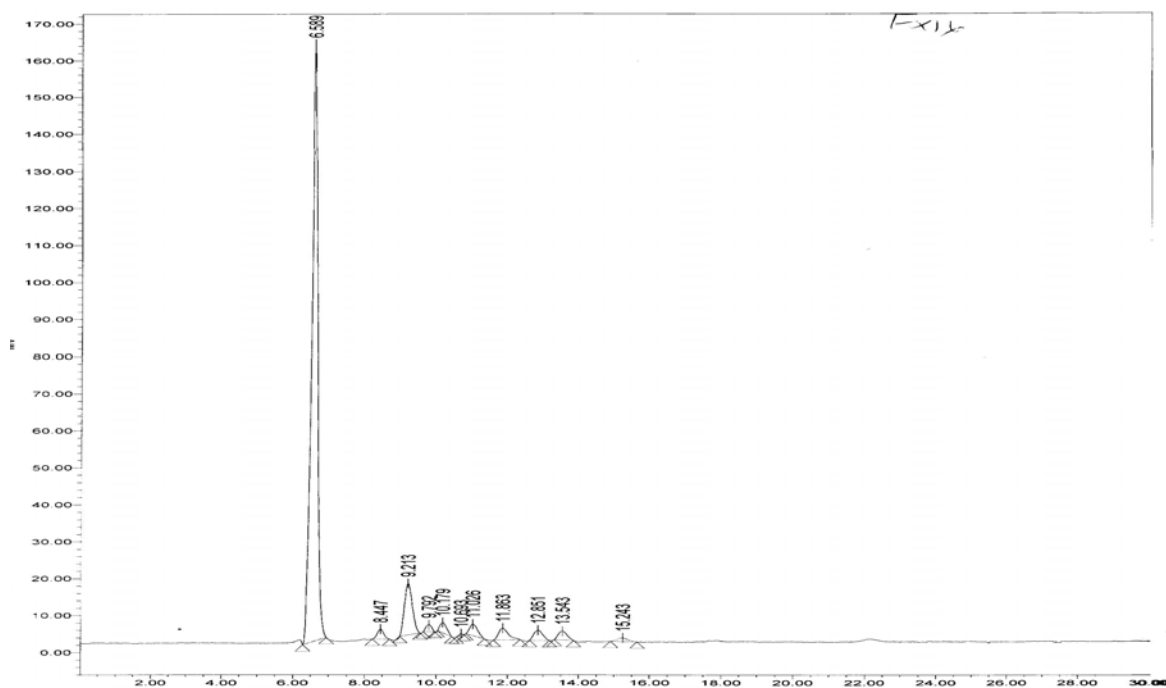
ภาพประกอบ 52 โครมาโทแกรมของซีอีวีสูตรที่ 3 ระยะเวลาหมัก 90 วัน



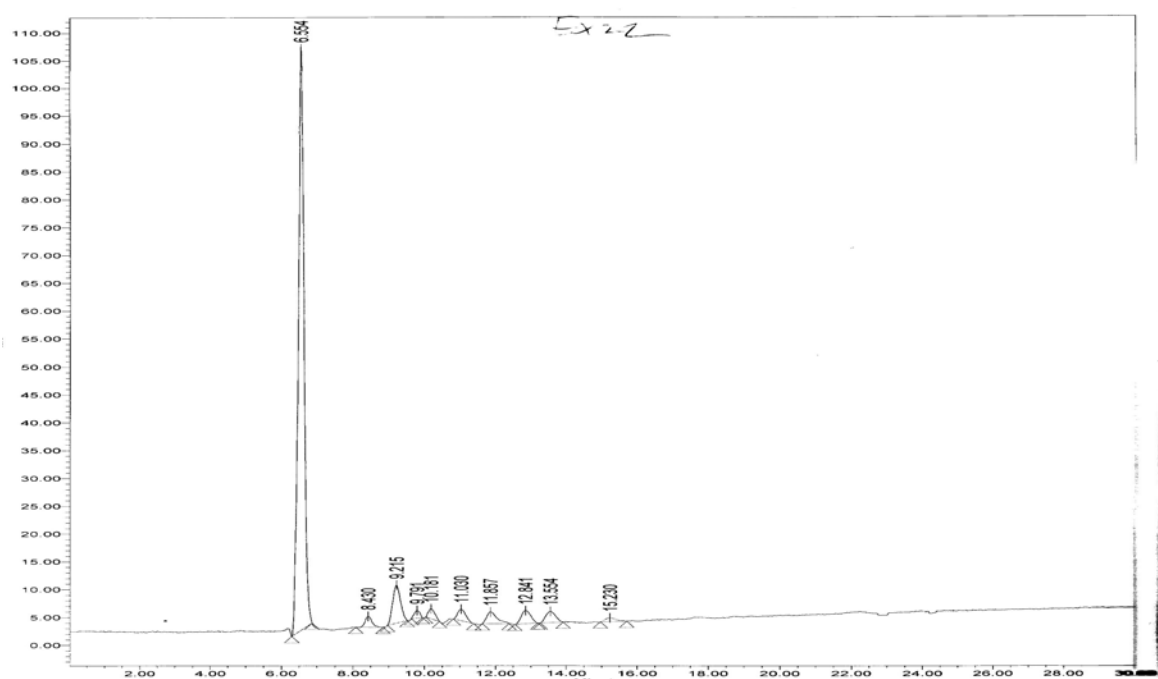
ภาพประกอบ 53 โครมาโทแกรมของซิวีสูตที่ 4 ระยะเวลาหมัก 0 วัน



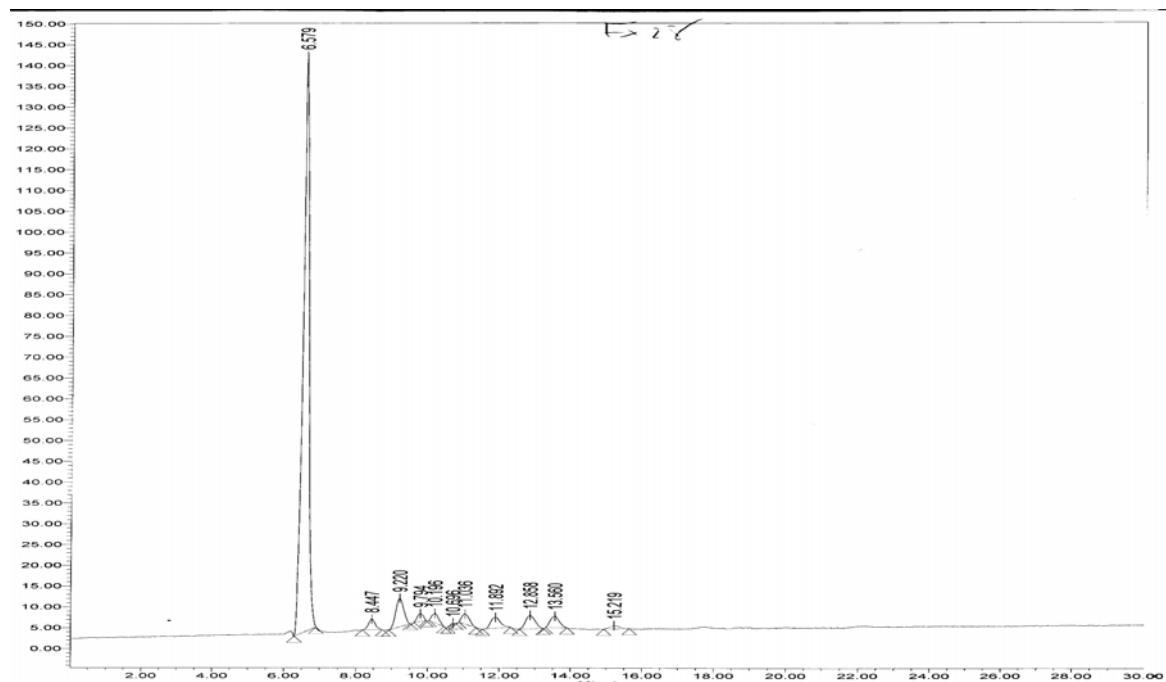
ภาพประกอบ 54 โครมาโทแกรมของซิวีสูตที่ 4 ระยะเวลาหมัก 10 วัน



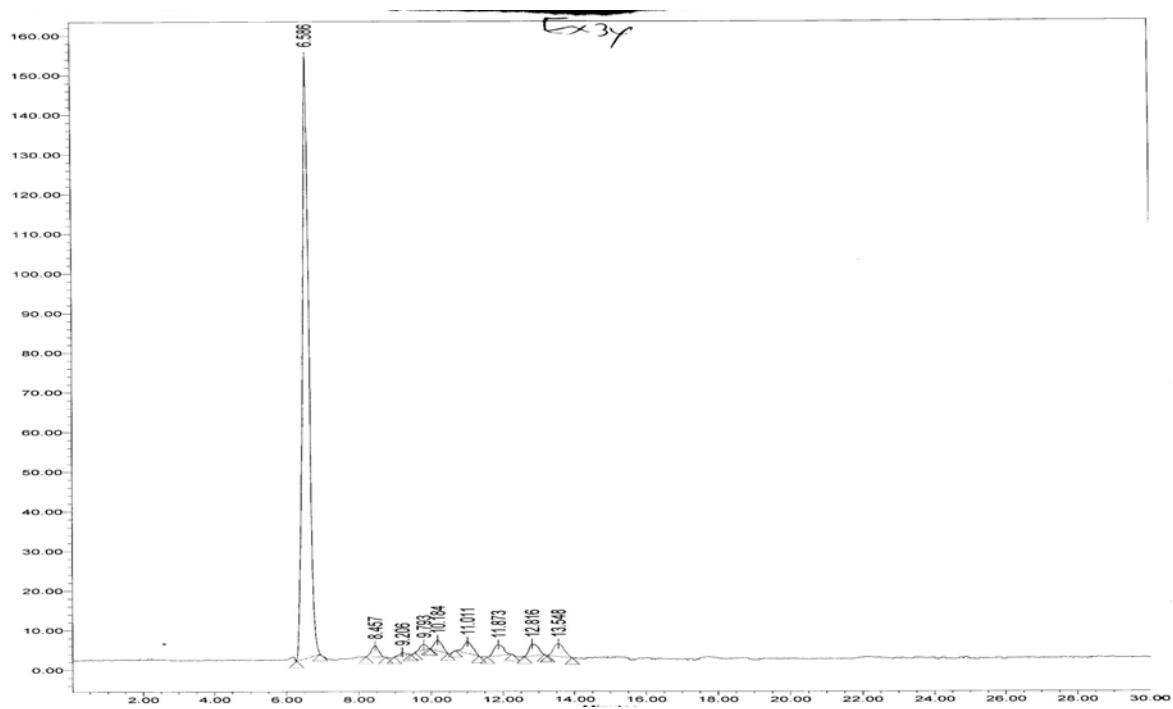
ภาพประกอบ 55 โครมาโทแกรมของซีอีวสูตรที่ 4 ระยะเวลาหมัก 20 วัน



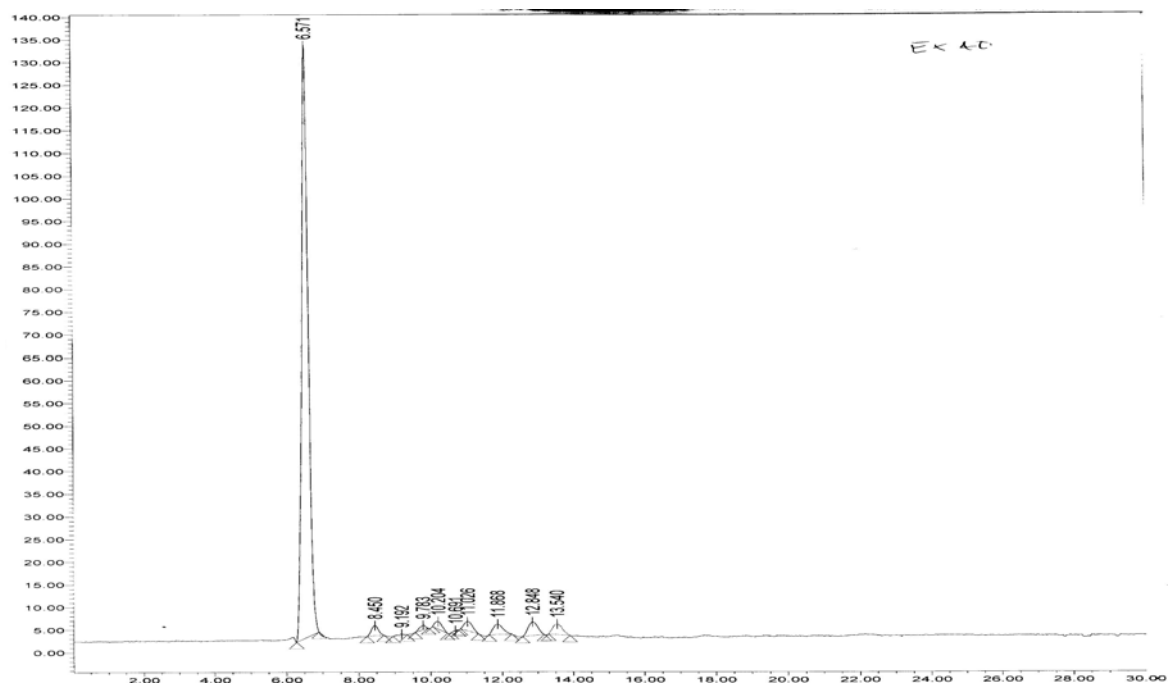
ภาพประกอบ 56 โครมาโทแกรมของซีอีวสูตรที่ 4 ระยะเวลาหมัก 30 วัน



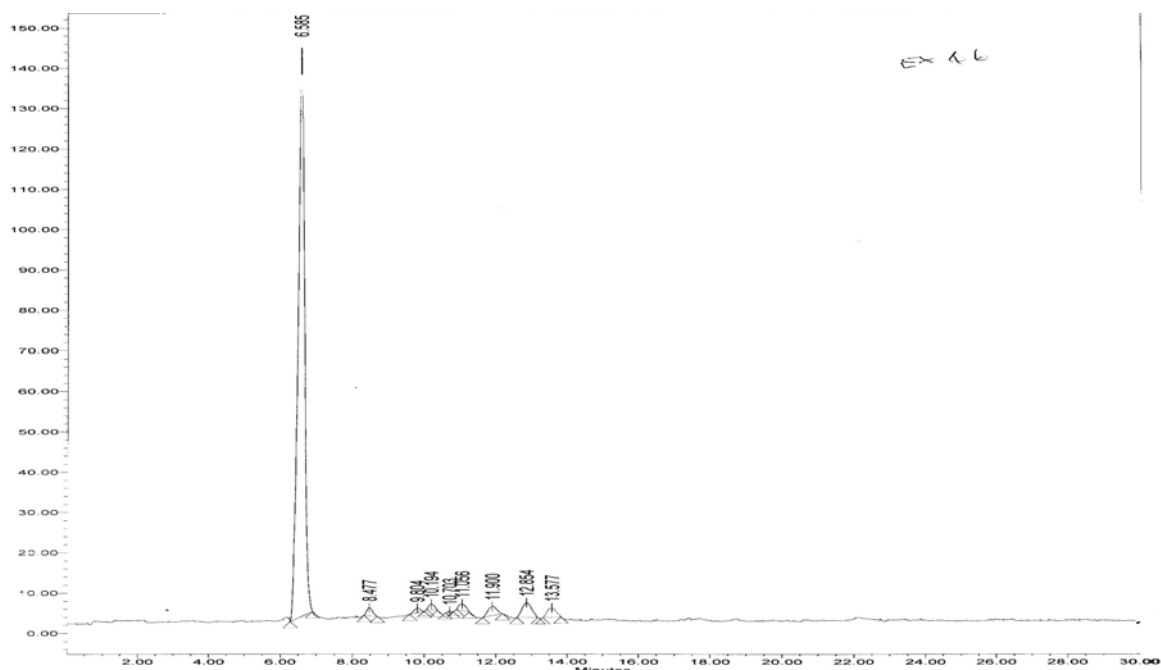
ภาพประกอบ 57 โครมาโทแกรมของซีอีวสูตรที่ 4 ระยะเวลาหมัก 45 วัน



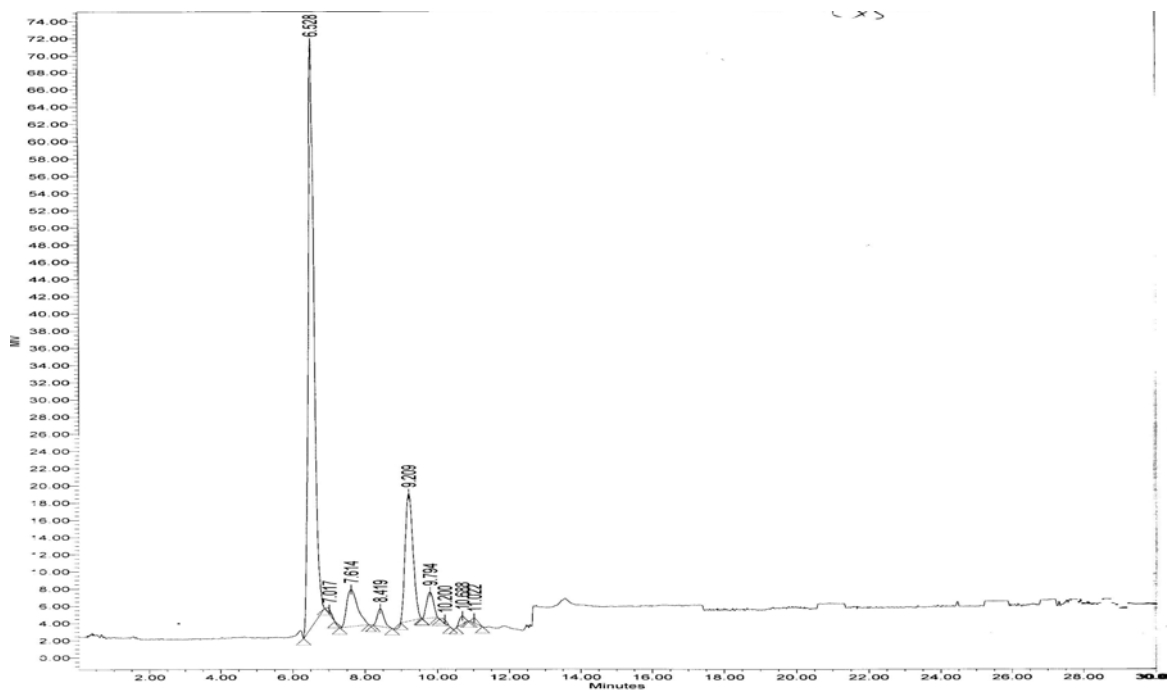
ภาพประกอบ 58 โครมาโทแกรมของซีอีวสูตรที่ 4 ระยะเวลาหมัก 60 วัน



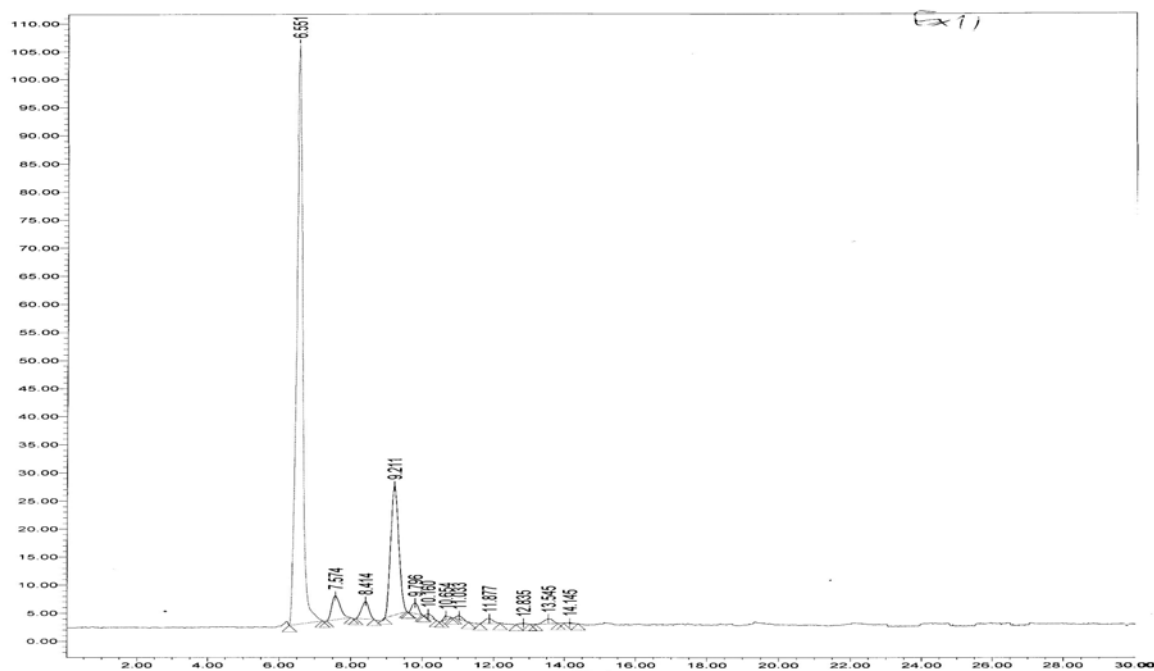
ภาพประกอบ 59 โครมาโทแกรมของซีอีวีสูตรที่ 4 ระยะเวลาหมัก 75 วัน



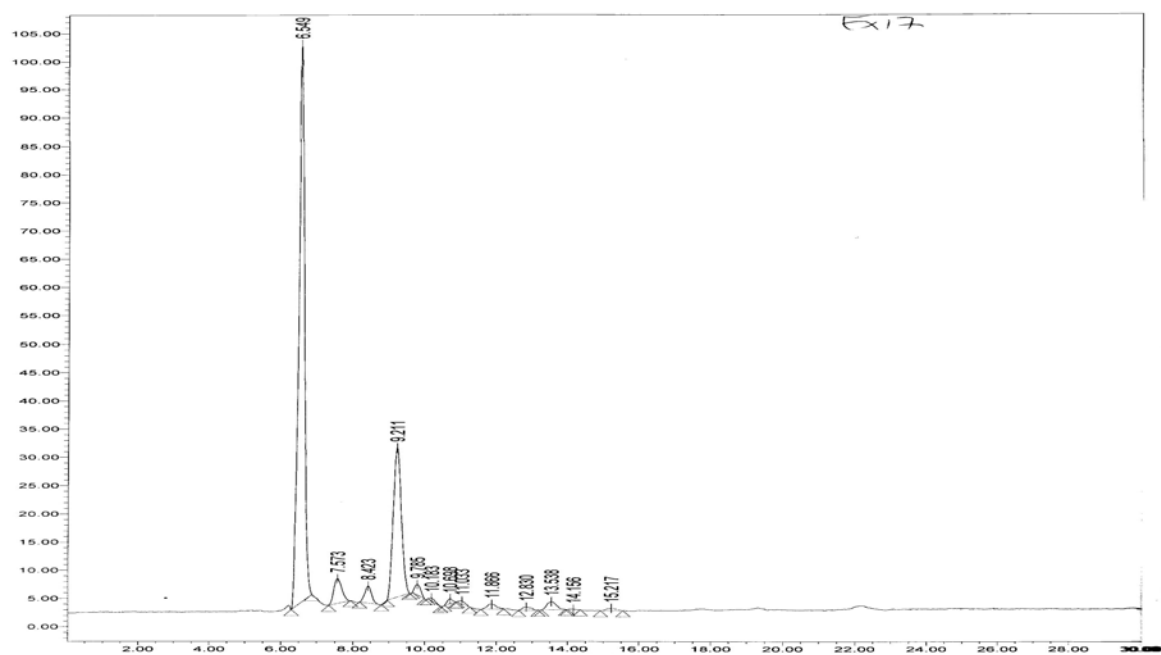
ภาพประกอบ 60 โครมาโทแกรมของซีอีวีสูตรที่ 4 ระยะเวลาหมัก 90 วัน



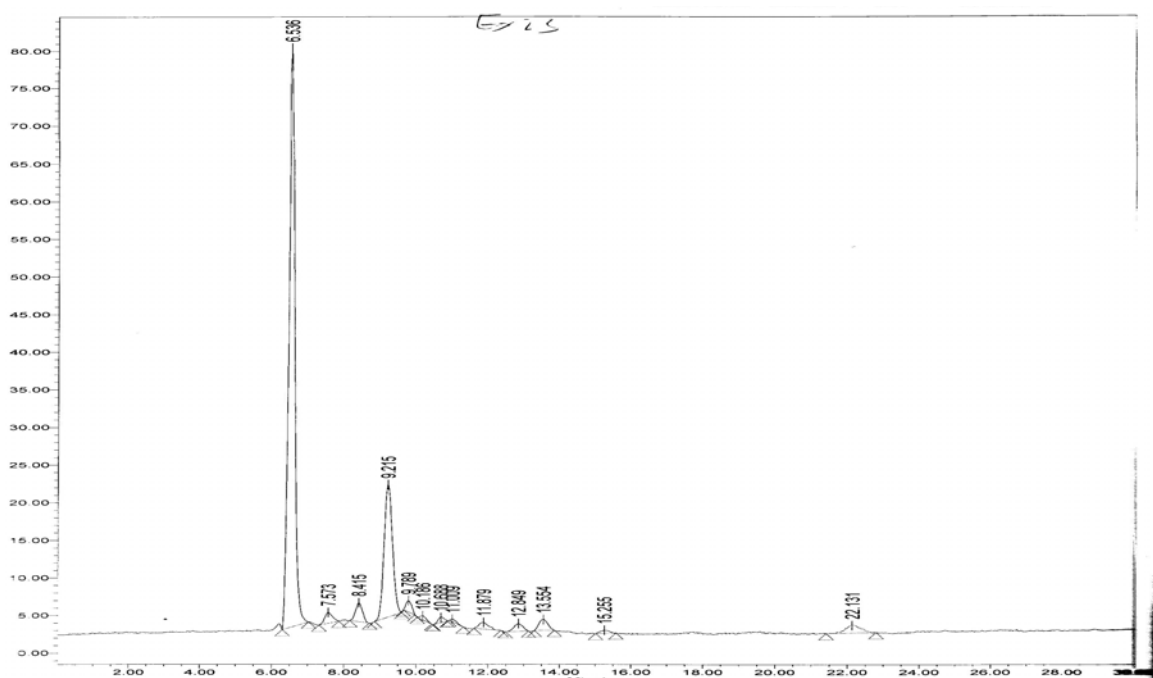
ภาพประกอบ 61 โครมาโทแกรมของซีอีวีสูตรที่ 5 ระยะเวลาหมัก 0 วัน



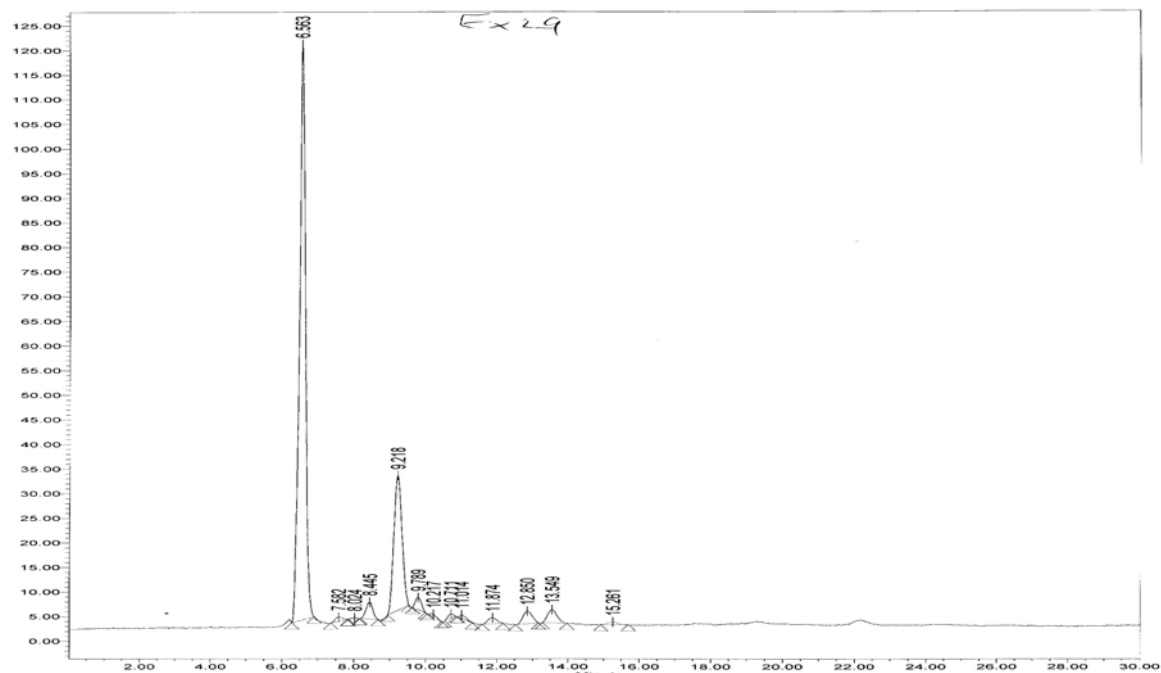
ภาพประกอบ 62 โครมาโทแกรมของซีอีวีสูตรที่ 5 ระยะเวลาหมัก 10 วัน



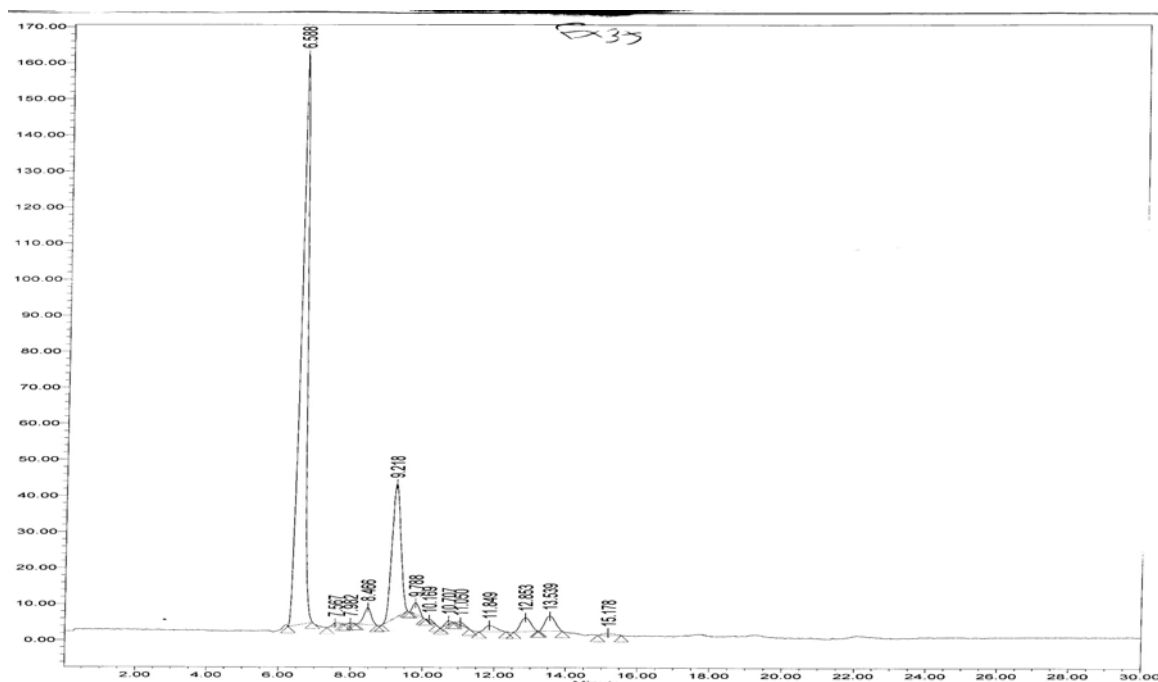
ภาพประกอบ 63 โครมาโทแกรมของซีอีวีสูตรที่ 5 ระยะเวลาหมัก 20 วัน



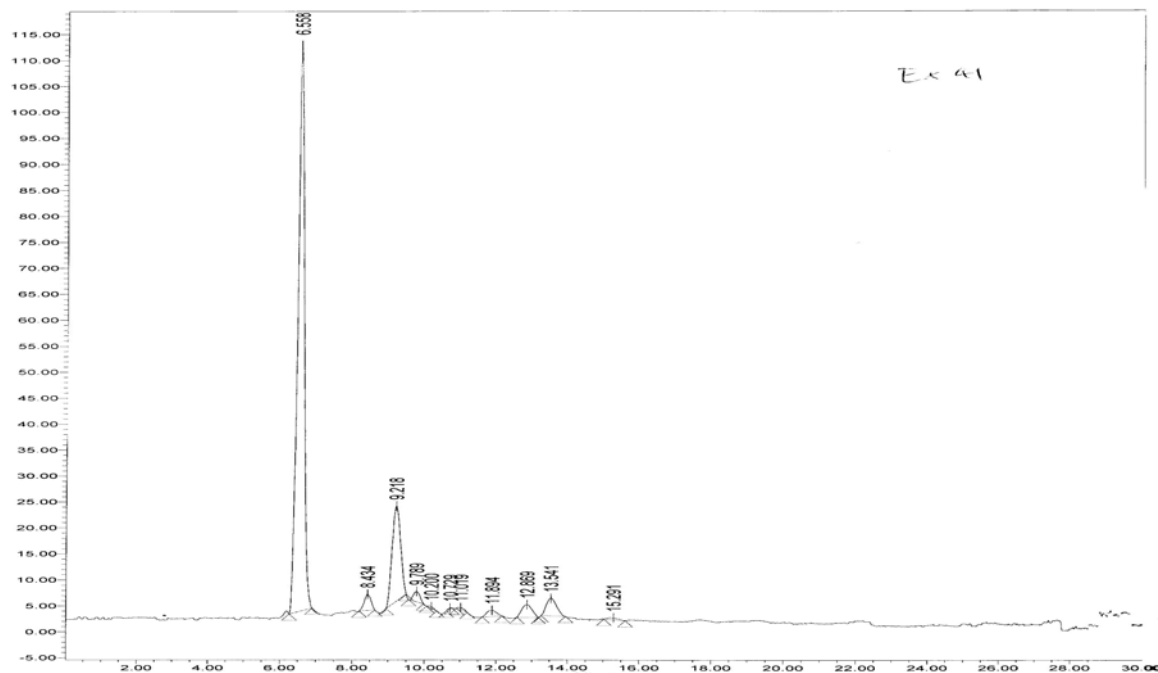
ภาพประกอบ 64 โครมาโทแกรมของซีอีวีสูตรที่ 5 ระยะเวลาหมัก 30 วัน



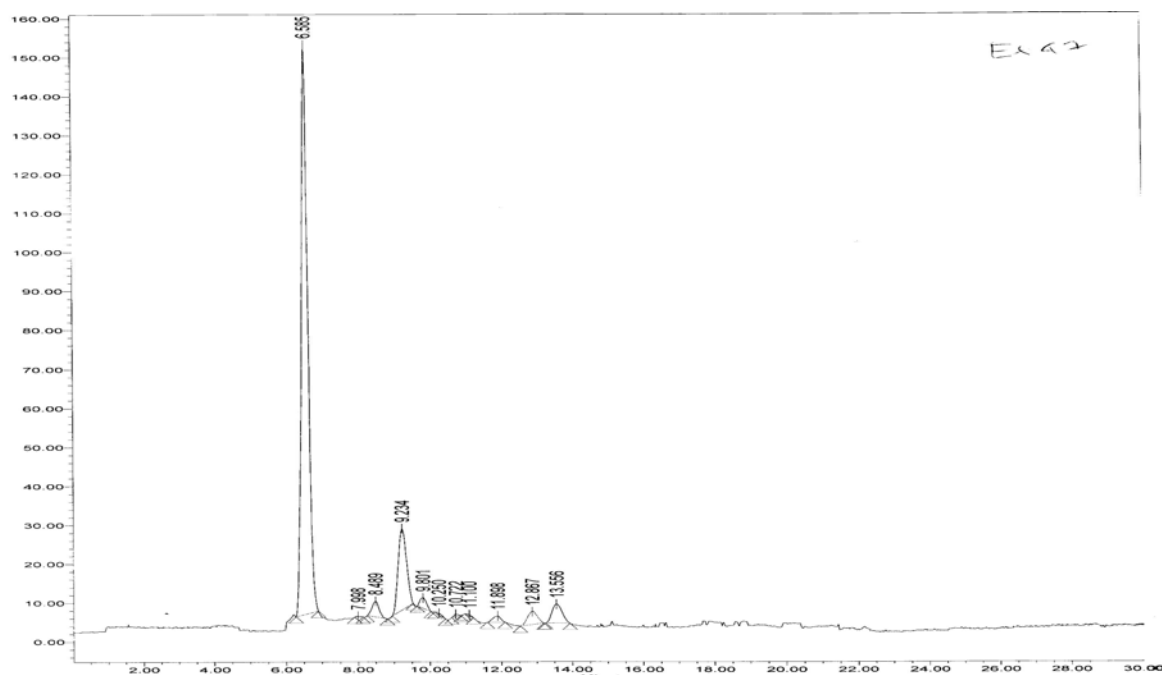
ภาพประกอบ 65 โครมาโทแกรมของชีวสูตรที่ 5 ระยะเวลาหมัก 45 วัน



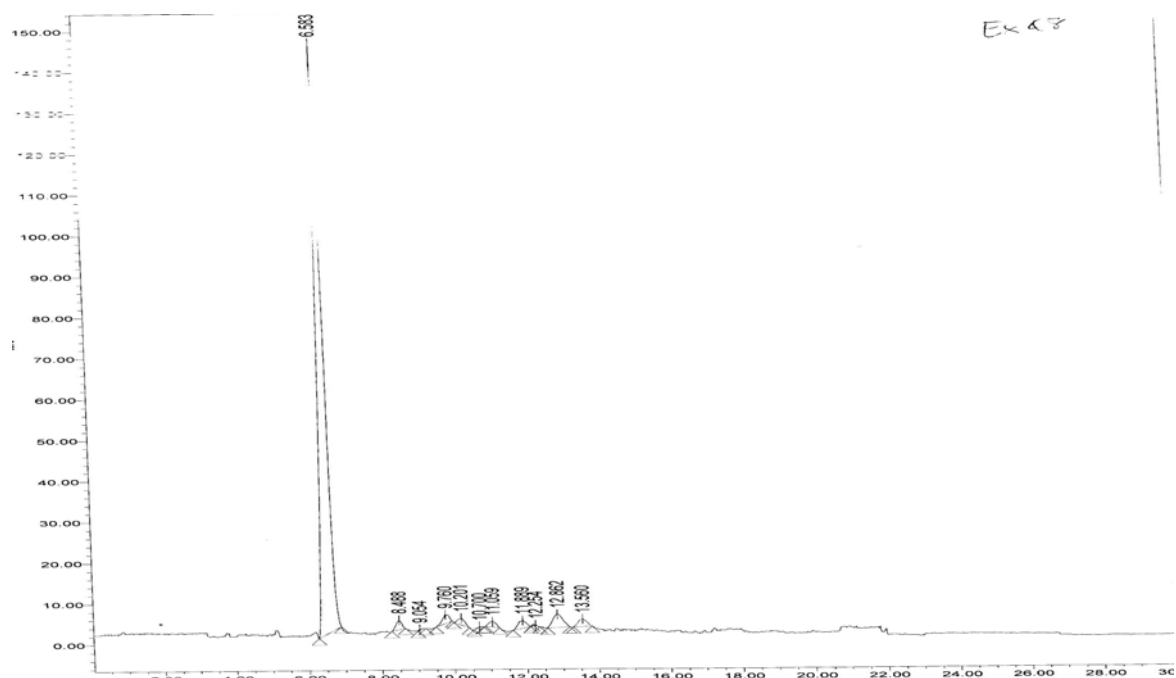
ภาพประกอบ 66 โครมาโทแกรมของชีวสูตรที่ 5 ระยะเวลาหมัก 60 วัน



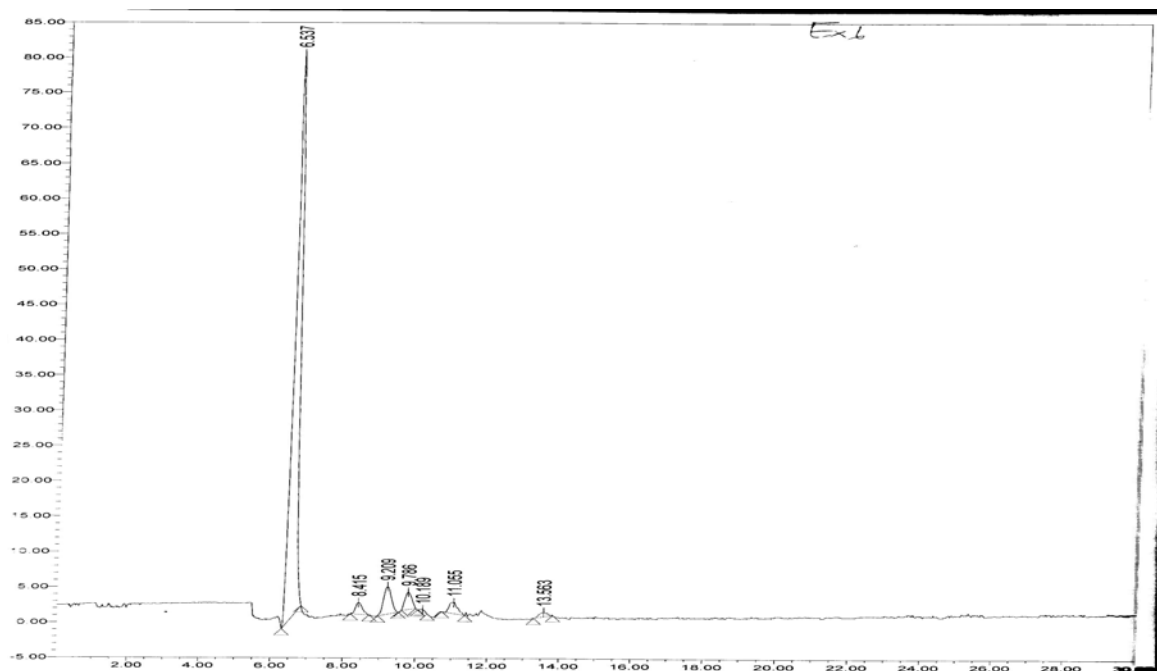
ภาพประกอบ 67 โครมาโทแกรมของซีอีวีสูตรที่ 5 ระยะเวลาหมัก 75 วัน



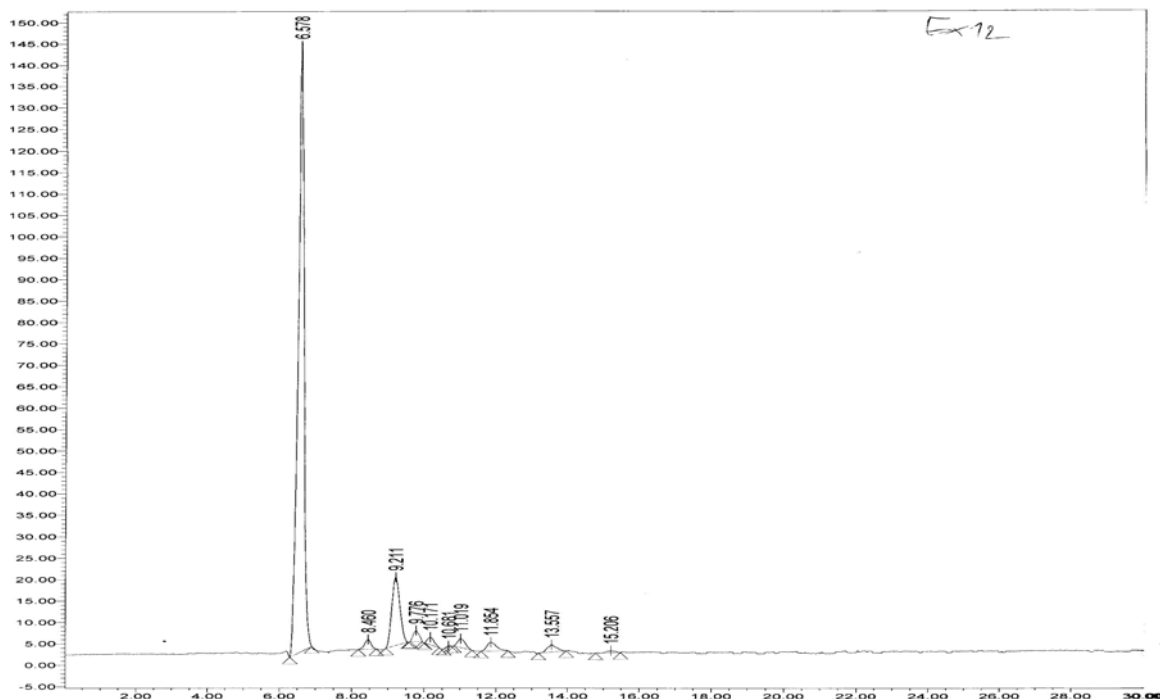
ภาพประกอบ 68 โครมาโทแกรมของซีอีวีสูตรที่ 5 ระยะเวลาหมัก 90 วัน



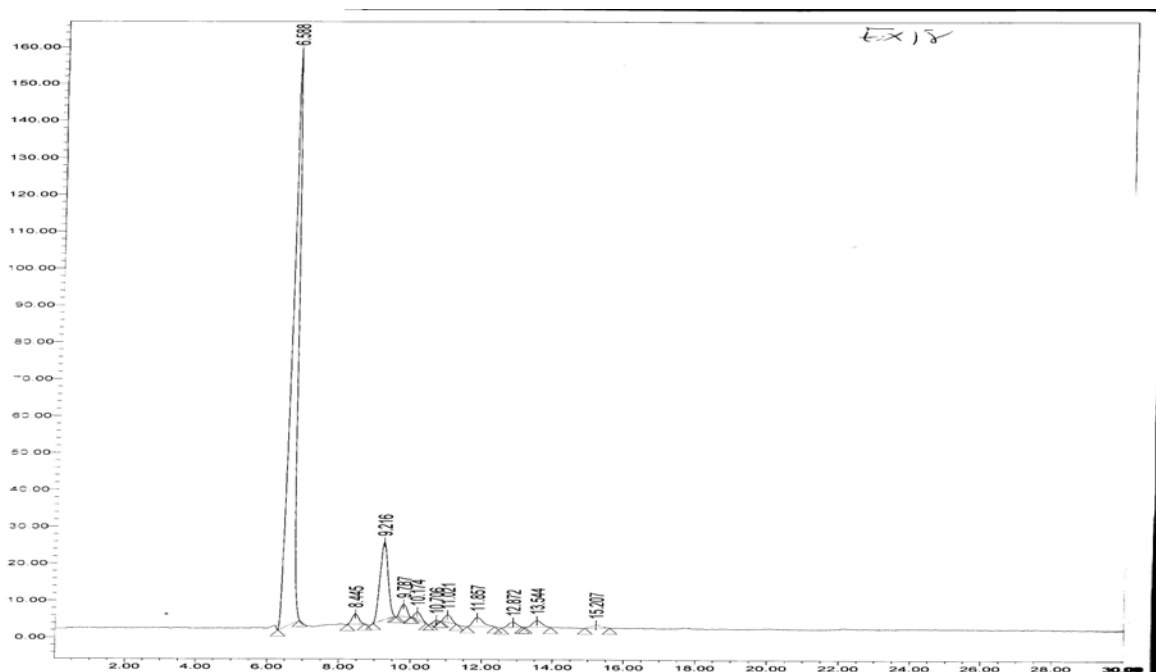
ภาพประกอบ 69 โครมาโทแกรมของซีอีวีสูตรที่ 6 ระยะเวลาหมัก 0 วัน



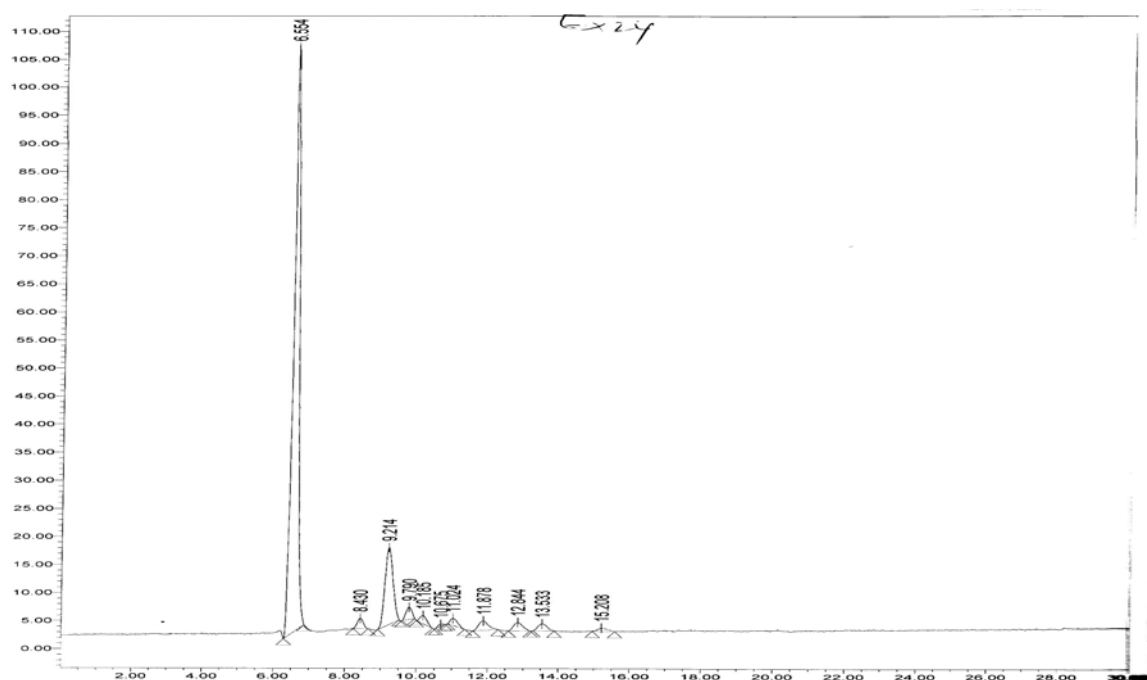
ภาพประกอบ 70 โครมาโทแกรมของซีอีวีสูตรที่ 5 ระยะเวลาหมัก 10 วัน



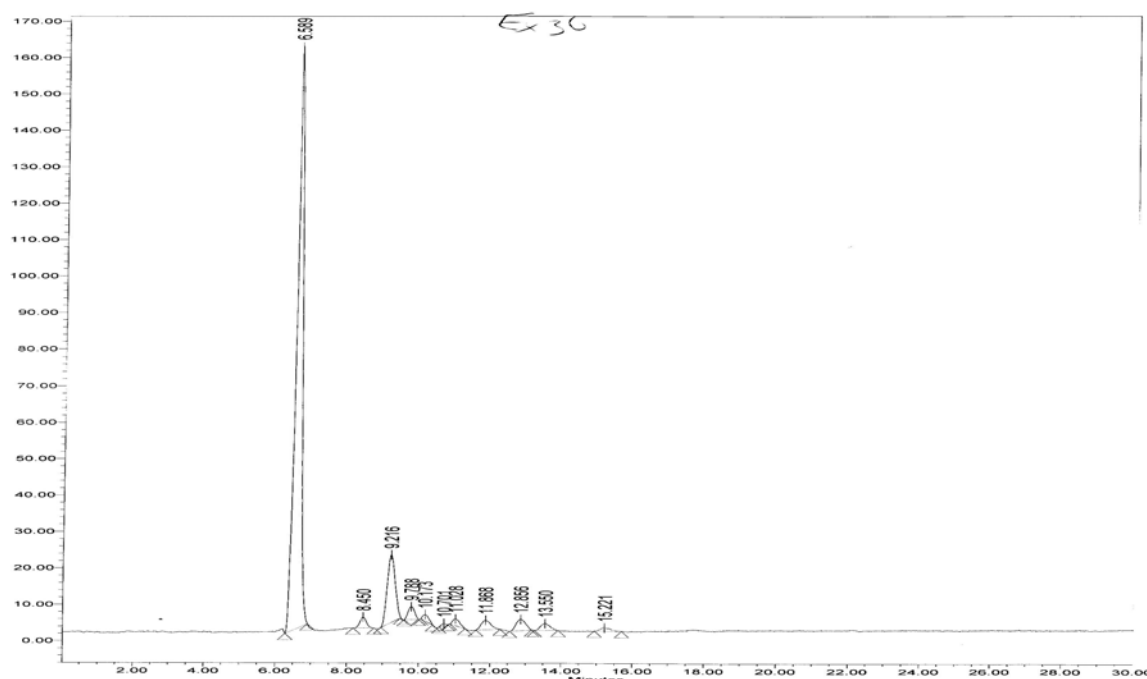
ภาพประกอบ 71 โครมาโทแกรมของซีอีวีสูตรที่ 5 ระยะเวลาหมัก 20 วัน



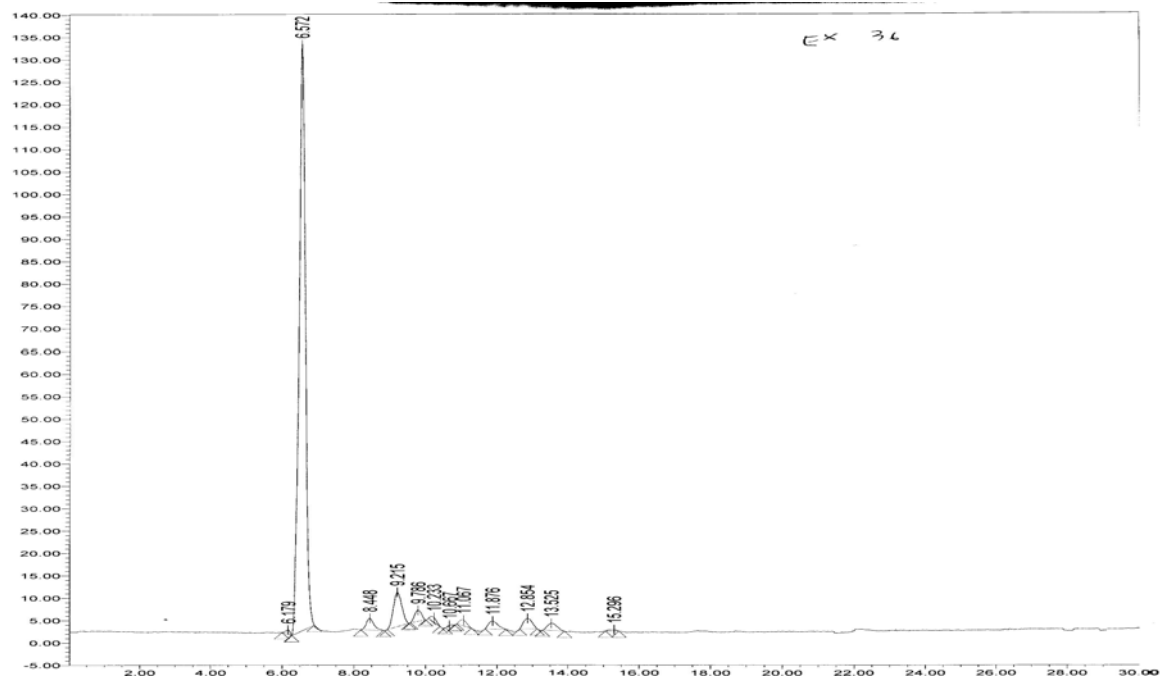
ภาพประกอบ 72 โครมาโทแกรมของซีอีวีสูตรที่ 5 ระยะเวลาหมัก 30 วัน



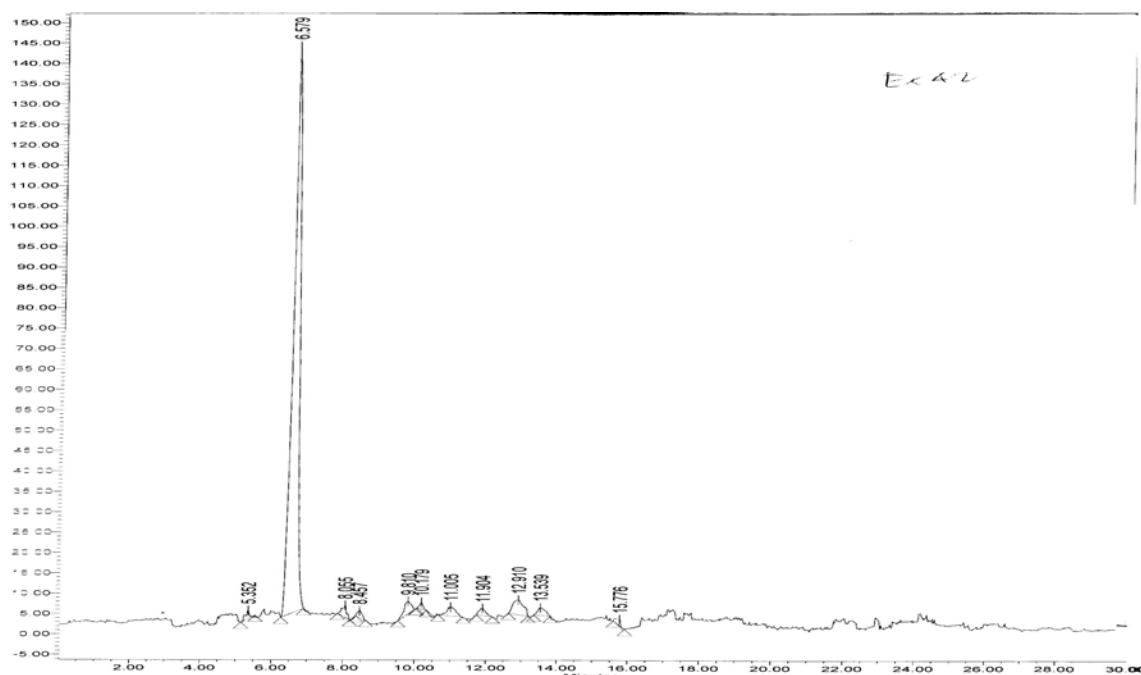
ภาพประกอบ 73 โครมาโทแกรมของซีอีวสูตรที่ 5 ระยะเวลาหมัก 45 วัน



ภาพประกอบ 74 โครมาโทแกรมของซีอีวสูตรที่ 5 ระยะเวลาหมัก 60 วัน



ภาพประกอบ 75 โครมาโทแกรมของซิวีสูตที่ 5 ระยะเวลาหมัก 75 วัน



ภาพประกอบ 76 โครมาโทแกรมของซิวีสูตที่ 5 ระยะเวลาหมัก 90 วัน

ภาคผนวก ง
ภาพการทดลองผลิตซีอิ๊วและการเผยแพร่ข้อมูล

ภาคผนวก ง
ภาพการทดลองผลิตซีอิ๊วและการเผยแพร่ข้อมูล



ภาพประกอบ 77 ถั่วมะแฮะต้มสุก



ภาพประกอบ 78 การเตรียมถั่วมะแฮะ 100 % กับแป้งข้าวสาลี



ภาพประกอบ 79 การหมักช่วงโคจิ



ภาพประกอบ 80 เชื้อจุลินทรีย์บนเมล็ดถั่ว



ภาพประกอบ 81 การกลับถั่วที่หมักช่วงโคจิ



ภาพประกอบ 82 ขั้นตอนนำถั่วหมักช่วงโคจิลงไหหมักเพื่อหมักช่วงโมโรมิต่อ



ภาพประกอบ 83 การหมักช่วงโมโรมิทาน 2 เดือน



ภาพประกอบ 84 ไหมหมักซีอิ้วช่วงโมโรมิ



ภาพประกอบ 85 โรงหมักซีอิ้ว



ภาพประกอบ 86 หมักครบ 3 เดือน



ภาพประกอบ 87 โปสเตอร์แสดงเผยแพร่ข้อมูลการทดลองในไวรัส สวมเด็จพระเทพรัตนราชสุดาฯ สยามบรมราชกุมารี เสด็จติดตามงานโครงการพระราชดำริ ณ ศูนย์ภูฟ้าพัฒนา อำเภอป่าเกว๋น จังหวัดน่าน วันที่ 26 กุมภาพันธ์ 2550



ภาพประกอบ 88 ผู้วิจัยถ่ายร่วมกับอาจารย์ที่ปรึกษาและผู้บริหารสถาบันส่งเสริมการสอน
วิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี ร่วมเผยแพร่ข้อมูลการทดลองในโอกาส สมเด็จพระเทพรัตนราชสุดาฯ
สยามบรมราชกุมารี เสด็จติดตามงานโครงการพระราชดำริ ณ ศูนย์ภูฟ้าพัฒนา อำเภอป่าเกว๋น
จังหวัดน่าน วันที่ 26 กุมภาพันธ์ 2550

5. ชิ้นงาน/หลักฐานการเรียนรู้ของผู้เรียน

1. ใบงานเรื่องการเจริญเติบโตของถั่วมะแฮะ
2. ใบงานเรื่องการใช้ประโยชน์จากถั่วมะแฮะ
3. แบบฝึกคิดหัวเรื่องโครงการ
4. โครงการ

6. บูรณาการ

การเรียนการสอนเรื่อง การศึกษากระบวนการผลิตชีอิ้วจากถั่วมะแฮะและถั่วเหลืองได้นำเอา การเขียนกราฟ การวาดรูป และการแปรรูปอาหารเข้ามาเป็นส่วนประกอบในการเรียนเพื่อให้นักเรียนเกิดความสุขในการเรียนและมีความสนใจในเนื้อหามากขึ้น สามารถนำความรู้ไปใช้ในวิชา คณิตศาสตร์ ศิลปะ และการงานพื้นฐานอาชีพและเทคโนโลยีได้

7. แนวความคิดหลัก

ถั่วมะแฮะ (Pigeon Pea) มีชื่อทางวิทยาศาสตร์ *Cajanus cajan* Millsp. มีลักษณะเป็นไม้พุ่ม ถั่วมะแฮะสามารถขยายพันธุ์โดยใช้เมล็ด โดยทั่วไปสามารถนำถั่วมะแฮะมาใช้ประโยชน์ได้ตั้งแต่รากถึงยอด และที่พบกันมากคือนำมาเป็นปุ๋ยพืชสด ปลูกเพื่อปรับสภาพดิน และนำมาเป็นอาหารสัตว์ เป็นผักพื้นเมืองผักอ่อนบริโภคพร้อมกับส้มตำ ใช้จิ้มเมี่ยง ใช้ลวกจิ้มน้ำพริก ในถั่วมะแฮะที่แก่จัดมีสารอาหารต่างๆ ประกอบด้วย คาร์โบไฮเดรต 63.4 กรัม/100 กรัม โปรตีน 20.4 กรัม/100 กรัม ไขมัน 11.5 กรัม/100 กรัม (คำนวณจากน้ำหนักแห้ง) นอกจากนี้ยัง ประกอบไปด้วย แคลเซียม ฟอสฟอรัส และวิตามิน A, B, B₁, B₂, และ ไนอาซิน

8. กระบวนการจัดการเรียนรู้

กิจกรรมการเรียนการสอน ครั้งที่ 1

เรื่อง การเจริญเติบโตของถั่วมะแฮะ เวลา 2 ชั่วโมง

1.ขั้นสร้างความสนใจ

- 1 ครูถามนักเรียนว่า “รู้จักถั่วมะแฮะหรือไม่” นักเรียนร่วมตอบ
- 2 ครูถามนักเรียนว่า “นักเรียนทราบหรือไม่ว่าถั่วมะแฮะเจริญเติบโตได้อย่างไร และมีปัจจัยอะไรบ้างที่เกี่ยวข้องกับการเจริญเติบโตของถั่วมะแฮะ” นักเรียนร่วมกันอภิปราย
- 3 ครูนำเมล็ดถั่วมะแฮะมาให้ให้นักเรียนดูและถามว่า “นักเรียนเคยสงสัยหรือเปล่าว่าถั่วมะแฮะกว่าจะเติบโตเป็นต้นกล้าจะต้องใช้เวลากี่วัน” นักเรียนร่วมกันอภิปราย

2.ขั้นสอน

- 4.ครูและนักเรียนร่วมกันอภิปราย เรื่องการเจริญเติบโตของพืช
- 5.นักเรียนแบ่งกลุ่ม ลงมือทำใบงานที่ 1 เรื่อง การเจริญเติบโตของถั่วมะแฮะ

6. นักเรียนรับใบงานการฝึกคิดหัวเรื่องโครงการใช้เวลาในการทำ 20 นาที หลังจาก
นั้นนำเสนอหน้าชั้นเรียน ทุกคนร่วมกันแสดงความคิดเห็น

3.ขั้นอภิปรายและสรุป

7. นักเรียนและครูร่วมกันอภิปรายเกี่ยวกับการทดลองเพื่อนำไปสู่การในวันสุดท้าย
ของการสังเกตการเจริญเติบโตของถั้วมะแฮะ

8. ครูสรุปแนะนำการคิดหัวเรื่องโครงการที่นักเรียนแต่ละกลุ่มร่วมกันคิดมา

กิจกรรมการเรียนรู้การสอน ครั้งที่ 2 เรื่อง การใช้ประโยชน์จากถั้วมะแฮะ เวลา 2 ชั่วโมง

1.ขั้นสร้างความสนใจ

1. ครูซักถามนักเรียนว่า “นักเรียนทราบหรือเปล่าว่าในชุมชนของนักเรียนมีการนำเอา
ถั้วมะแฮะมาใช้ประโยชน์ในเรื่องใดบ้าง” นักเรียนร่วมกันอภิปราย

2. ครูนำภาพการใช้ประโยชน์จากถั้วมะแฮะมาให้นักเรียนศึกษาดู

2.ขั้นสอน

3. นักเรียนศึกษาใบความรู้ เรื่อง การใช้ประโยชน์จากถั้วมะแฮะ

4. นักเรียนแต่ละกลุ่มร่วมกันจำแนกประโยชน์ที่ได้จากถั้วมะแฮะ และร่วมกันอภิปราย
หน้าชั้นเรียน

5. นักเรียนรับใบงานการฝึกคิดหัวเรื่องโครงการใช้เวลาในการทำ 20 นาที หลังจาก
นั้นนำเสนอหน้าชั้นเรียน ทุกคนร่วมกันแสดงความคิดเห็น

3.ขั้นอภิปรายและสรุป

6. นักเรียนและครูร่วมกันอภิปรายเรื่องการใช้ประโยชน์จากถั้วมะแฮะ เพื่อนำไปสู่การ
สรุปเป็นความรู้ใหม่

7. ครูสรุปแนะนำการคิดหัวเรื่องโครงการที่นักเรียนแต่ละกลุ่มร่วมกันคิดมาเพื่อเป็น
แนวทางการทำโครงการของนักเรียน

กิจกรรมการเรียนรู้การสอน ครั้งที่ 3

เรื่อง การทำโครงการการใช้ประโยชน์จากถั้วมะแฮะ เวลา 2 ชั่วโมง

1.ขั้นสร้างความสนใจ

1. ครูซักถามนักเรียนเกี่ยวกับหัวเรื่องโครงการการนำเอาถั้วมะแฮะมาใช้ประโยชน์ที่
นักเรียนได้คิดมา นักเรียนร่วมกันอภิปราย

2. ครูนำตัวอย่างโครงร่างโครงการ และโครงการของนักเรียนรุ่นพี่ที่ทำไว้ให้นักเรียนดู
นักเรียนร่วมกันอภิปรายเกี่ยวกับการศึกษาโครงการตัวอย่าง

2.ขั้นสอน

3. นักเรียนศึกษาใบความรู้ เรื่อง การเขียนเค้าโครงของโครงการ และการจัดทำรายงาน
โครงการ

4. ครูร่วมกับนักเรียนอภิปรายเรื่องการเขียนเค้าโครง
5. นักเรียนรับใบงานที่ 2 เรื่อง การเขียนเค้าโครงของโครงการ โดยเลือกใช้หัวเรื่องโครงการในใบงานที่เคยทำผ่านมา หลังจากนั้นนำเสนอหน้าชั้นเรียน ทุกคนร่วมกันแสดงความคิดเห็น

3.ขั้นอภิปรายและสรุป

6. นักเรียนและครูร่วมกันอภิปรายเค้าโครงของโครงการเกี่ยวกับเรื่องการใช้ประโยชน์จากถั่วมะแฮะ ของนักเรียนที่ละกลุ่มเพื่อนำไปสู่การสรุปและจัดทำเป็นโครงการ
7. ครูสรุปแนะนำการทำโครงการที่นักเรียนแต่ละกลุ่มร่วมกันคิดมาเพื่อเป็นแนวทางการทำโครงการของนักเรียน และให้นำมาส่งในชั่วโมงถัดไป

กิจกรรมการเรียนรู้การสอน ครั้งที่ 4

เรื่อง การทำโครงการการใช้ประโยชน์จากถั่วมะแฮะ เวลา 2 ชั่วโมง

1.ขั้นสร้างความสนใจ

1. ครูซักถามนักเรียนเกี่ยวกับโครงการนำเอาถั่วมะแฮะมาใช้ประโยชน์ที่นักเรียนได้ทำมา นักเรียนร่วมกันอภิปราย

2.ขั้นสอน

3. นักเรียนแต่ละกลุ่มออกมานำเสนอโครงการที่ได้ไปทำมาให้เพื่อนในห้องและครูได้รับฟังทีละกลุ่มจนครบทุกกลุ่ม
4. ครูร่วมกับนักเรียนอภิปรายโครงการที่ได้รับฟังการนำเสนอทีละกลุ่ม

3.ขั้นอภิปรายและสรุป

7. ครูสรุปแนะนำการทำโครงการที่นักเรียนแต่ละกลุ่มร่วมกันทำมาเพื่อเป็นแนวทางการทำโครงการเรื่องต่อไป

9. สื่อและแหล่งการเรียนรู้

สื่อการเรียนรู้

1. ใบงานเรื่อง การเจริญเติบโตของถั่วมะแฮะ
2. ใบความรู้เรื่อง การใช้ประโยชน์จากถั่วมะแฮะ
3. ใบงานเรื่อง การใช้ประโยชน์จากถั่วมะแฮะ
4. แบบฝึกคิดหัวเรื่องโครงการ
5. เค้าโครงงานตัวอย่าง
6. โครงการตัวอย่าง
7. ใบความรู้ เรื่อง การเขียนเค้าโครงของโครงการ และการจัดทำรายงานโครงการ

แหล่งการเรียนรู้

1. ห้องสมุดโรงเรียน
2. แปลงปลูกถั่วมะแฮะในโรงเรียน

10. การวัดและประเมินผล

พฤติกรรมที่ต้องการวัด และประเมินผล	วิธีการ	เครื่องมือ
ความรู้ – ความคิด	1. สังเกตจากการตอบคำถามและการซักถามปัญหาและการแสดงความคิดเห็น 2. สังเกตจากการอภิปรายกลุ่มย่อย 3. การตรวจผลงาน	1. ใบงาน 2. สมุดบันทึกของนักเรียน
ด้านทักษะกระบวนการ	1. ให้ปฏิบัติกิจกรรมการทดลอง (กระบวนการกลุ่ม) 2. ให้อภิปรายกลุ่มย่อยและนำเสนอผลงาน 3. การจัดทำโครงงานและการนำเสนอโครงงาน	1. แบบบันทึกการประเมินการทดลอง 2. แบบประเมินโครงงาน
ด้านจิตวิทยาศาสตร์	สังเกตและบันทึกผลการสังเกต	1. สมุดบันทึกการเข้าเรียน 2. แบบสังเกตพฤติกรรมรายบุคคล

11. บันทึกหลังการสอน

ผลการสอน.....

.....

.....

ปัญหาอุปสรรค.....

.....

.....

ข้อเสนอแนะ.....

.....

.....

แบบประเมินพฤติกรรมและคุณลักษณะที่พึงประสงค์

คำชี้แจง ให้ผู้ประเมินทำเครื่องหมาย / ลงในช่องที่ตรงกับความเป็นจริง โดยมีเกณฑ์ในการประเมิน ดังนี้

- 5 หมายถึง ปฏิบัติหรือแสดงคุณลักษณะนั้นเด่นชัดที่สุด (5 คะแนน)
- 4 หมายถึง ปฏิบัติหรือแสดงคุณลักษณะนั้นค่อนข้างเด่นชัด (4 คะแนน)
- 3 หมายถึง ปฏิบัติหรือแสดงคุณลักษณะนั้นปานกลาง (3 คะแนน)
- 2 หมายถึง ปฏิบัติหรือแสดงคุณลักษณะนั้นน้อย (2 คะแนน)
- 1 หมายถึง ปฏิบัติหรือแสดงคุณลักษณะนั้นน้อยที่สุด (1 คะแนน)

	พฤติกรรมที่แสดงออก	ระดับการปฏิบัติ				
		1	2	3	4	5
1	แต่งกายถูกต้องตามระเบียบ
2	แสดงกริยา วาจา สุภาพเรียบร้อย
3	กระตือรือร้น สนใจต่อการเรียน
4	ให้ความร่วมมือในการปฏิบัติกิจกรรมในชั้นเรียน
5	ซักถามครูเมื่อมีข้อสงสัยในบทเรียนและเรื่องต่างๆ
6	มีน้ำใจกับเพื่อนฝูง และยอมรับฟังความคิดเห็นของคนอื่น
7	ปฏิบัติตามที่ได้รับมอบหมายด้วยความตั้งใจสั่งทันตามกำหนด
8	มีความมั่นใจในตนเอง แสดงความคิดเห็นในชั้นเรียน
9	ศึกษาความรู้จากแหล่งต่างๆ ในชุมชน โรงเรียน
10	นำความรู้ที่ได้จากการศึกษาไปใช้ในชีวิตประจำวัน
	รวม

ลงชื่อ.....

(.....)

ผู้ประเมิน

เกณฑ์การประเมินผลโครงการ

รายการประเมิน	ระดับคุณภาพ
<ul style="list-style-type: none"> - มีการวางแผนวิธีการทำโครงการได้ถูกต้องครบถ้วน - ลงมือปฏิบัติตามวิธีการที่วางแผนจนทำโครงการได้สำเร็จ - สรุปและอภิปรายผลการทำโครงการได้ถูกต้องชัดเจน - เขียนรายงานเป็นลำดับขั้นตอน - นำเสนอโครงการได้ชัดเจน สมบูรณ์ 	4 ดีมาก
<ul style="list-style-type: none"> - มีการวางแผนวิธีการทำโครงการได้ถูกต้อง - ลงมือปฏิบัติตามวิธีการที่วางแผนจนทำโครงการได้สำเร็จ - สรุปและอภิปรายผลการทำโครงการได้ - นำเสนอโครงการได้ชัดเจน - เขียนรายงาน 	3 ดี
<ul style="list-style-type: none"> - มีการวางแผนวิธีการทำโครงการได้ถูกต้องบางส่วน - ลงมือปฏิบัติตามวิธีการวางแผนจนทำโครงการได้สำเร็จบางส่วน - สรุปและอภิปรายผล ไม่ชัดเจน - เขียนรายงานได้ไม่ชัดเจน นำเสนอชัดเจนบางส่วน 	2 พอใช้
<ul style="list-style-type: none"> - ต้องอาศัยคำแนะนำในการวางแผนวิธีการทำโครงการ - มีความยากลำบากในการลงมือปฏิบัติตามวิธีการทำโครงการ - สรุปและอภิปรายผลไม่ถูกต้อง - เขียนรายงานไม่ครบตามขั้นตอน ไม่ถูกต้อง - นำเสนอโครงการไม่ชัดเจน 	1 ปรับปรุง

เกณฑ์การประเมินผลปฏิบัติการทดลอง

รายการประเมิน	ระดับความคิดเห็น			
	ดีมาก (4)	ดี (3)	พอใช้ (2)	ปรับปรุง (1)
1. ความรู้ ความคิด				
1.1 จุดประสงค์การทำงานที่ชัดเจน				
1.2 สาระสำคัญของภาระงานครบถ้วน				
1.3 เนื้อหาสาระถูกต้อง				
1.4 แสดงความคิดริเริ่มสร้างสรรค์				
2. กระบวนการเรียนรู้				
2.1 วางแผนและเตรียมการที่เป็นระบบ				
2.2 ปฏิบัติภาระงานเป็นไปตามแผน				
2.3 ประเมินการทำงานและมีการปรับปรุง				
2.4 ร่วมมือในการทำงานของสมาชิกกลุ่ม				
3. การเสนอผลงานหรือเขียนรายงาน				
3.1 สื่อสารได้ชัดเจน เข้าใจง่าย				
3.2 รูปแบบการนำเสนอเหมาะสม				
3.3 ข้อมูลการทำงานสมบูรณ์				
3.4 สรุปผลการทำงานได้ตรงตามจุดประสงค์				
3.5 เอกสารอ้างอิง/แหล่งข้อมูล				

4. ความคิดเห็นเพิ่มเติม

.....

.....

.....

.....

.....

แบบประเมินผลการปฏิบัติงานผู้เรียน

คำชี้แจง

จงทำเครื่องหมาย ✓ ลงในช่องตรงข้อความที่ท่านเห็นด้วย และเสนอความคิดเห็นเพิ่มเติม โดยจำแนกระดับความคิดเห็นออกเป็น 4 ระดับ ดังนี้

มากที่สุด	หมายถึง	ผู้เรียนมีพฤติกรรมการแสดงออกด้านนั้นได้มากที่สุด = 4
มาก	หมายถึง	ผู้เรียนมีพฤติกรรมการแสดงออกด้านนั้นได้มาก = 3
พอใช้	หมายถึง	ผู้เรียนมีพฤติกรรมการแสดงออกด้านนั้นได้น้อย = 2
ปรับปรุง	หมายถึง	ผู้เรียนมีพฤติกรรมการแสดงออกด้านนั้นได้น้อยที่สุด = 1

สถานะของผู้ประเมิน

- ผู้สอน.....
- ผู้เรียน ชื่อ..... ชั้น.....
..... เลขที่..... กลุ่ม

แบบบันทึกการประเมินการทดลอง

กิจกรรมที่สังเกต.....วันที่สังเกต.....

ชื่อกลุ่ม.....ชั้น.....

สมาชิกได้แก่ 1.....2.....

3.....4.....

5.....6.....

ที่	รายการพฤติกรรม	คุณภาพการปฏิบัติ			ไม่ปฏิบัติ
		ดีมาก 4 คะแนน	ปานกลาง 3 คะแนน	พอใช้ 2 คะแนน	ปรับปรุง 1 คะแนน
1	มีการปรึกษากันก่อนทำงาน
2	จัดเตรียมวัสดุ/อุปกรณ์พร้อมและเหมาะสมก่อนปฏิบัติงาน
3	ปฏิบัติงานตามขั้นตอนและวิธีการที่ตกลงกัน
4	ขณะปฏิบัติงานมีการปรึกษาและให้ความช่วยเหลือกัน
5	ระมัดระวังเพื่อให้เกิดความปลอดภัยขณะทำการทดลอง
6	การทดลองเป็นไปตามวัตถุประสงค์
7	ผลการทดลองเสร็จภายในเวลาที่กำหนด
8	เก็บวัสดุ/อุปกรณ์เป็นระเบียบหลังเลิกทำการทดลอง
9	การนำเสนอผลการทดลอง
10	การสรุป/วิเคราะห์การทดลอง
	รวม

ลงชื่อ.....

(.....)

ผู้ประเมิน

เกณฑ์การประเมินผลภาระงาน

การสืบค้นข้อมูล วิชาวิทยาศาสตร์

รายการประเมิน	ระดับคะแนน			
	3	2	1	หมายเหตุ
1. รูปแบบของรายงาน
2. ความสมบูรณ์ของเนื้อหา
3. ความทันสมัยของเนื้อหา (การ up date ข้อมูล)
4. การนำเสนอหน้าชั้น				
4.1 สื่อสารชัดเจน เข้าใจง่าย
4.2 รูปแบบการนำเสนอเหมาะสม
4.3 ข้อมูลของรายงานสมบูรณ์
4.4 สรุปข้อมูลได้ตรงตามจุดประสงค์
คะแนนรวม

ข้อเสนอแนะ/การแก้ไข

.....

.....

.....

การแปลผล

17-21	ดีเยี่ยม
12-16	ดี
7-11	พอใช้

เกณฑ์การประเมินผลภาระงาน

การทดลองแยกย่อย

รายการประเมิน	ระดับคุณภาพ
ด้านที่ 1 การตั้งปัญหา <ul style="list-style-type: none"> - ถูกต้อง ตรงประเด็น - ถูกต้องบางส่วน ไม่ตรงประเด็น - ไม่ถูกต้องและไม่ตรงประเด็น 	3 2 1
ด้านที่ 2 การตั้งสมมติฐาน <ul style="list-style-type: none"> - ตั้งสมมติฐานได้ตรงประเด็น - ถูกต้องบางส่วน ไม่ตรงประเด็น - ไม่ถูกต้องและไม่ตรงประเด็น 	3 2 1
ด้านที่ 3 ออกแบบและวางแผนทดลอง <ul style="list-style-type: none"> - สามารถออกแบบได้อย่างถูกต้องและหลากหลาย กลุ่มเนื้อหา - ออกแบบได้แต่ยังไม่กลุ่มเนื้อหา - ออกแบบไม่ได้ ครูต้องคอยชี้แนะ 	3 2 1
ด้านที่ 4 การทดลอง <ul style="list-style-type: none"> - ใช้อุปกรณ์เรียงลำดับการทดลองถูกต้อง ปลอดภัย ทันเวลาที่กำหนด - ใช้อุปกรณ์ได้แต่ยังไม่ถูกต้อง ครูชี้แนะเป็นบางครั้ง ตรงเวลา - ใช้ไม่เป็น ครูต้องคอยแนะนำเสมอ ไม่ตรงเวลา 	3 2 1
ด้านที่ 5 การลงข้อมูลสรุปผลการทดลอง บันทึกและเขียนรายงาน <ul style="list-style-type: none"> - บันทึกผลการทดลอง สรุปผลถูกต้องและชัดเจน - บันทึกผลการทดลองได้เอง เขียนรายงานได้บ้าง แต่ยังไม่สมบูรณ์ - เขียนผลการทดลองยังไม่ได้ ครูต้องคอยแนะนำการเขียนและสรุปผลการทดลอง 	3 2 1
ด้านที่ 6 การนำเสนอผลการทดลอง <ul style="list-style-type: none"> - นำเสนอด้วยความมั่นใจ ถูกต้อง คล่องแคล่ว ตรงต่อเวลา - นำเสนอได้บ้างแต่ยังไม่คล่องแคล่วเท่าที่ควร - นำเสนอได้แต่ครูต้องคอยชี้แนะ 	3 2 1

แบบบันทึกการประเมินการทดลอง

กิจกรรมที่สังเกต.....วันที่สังเกต.....

ชื่อกลุ่ม.....ชั้น.....

สมาชิกได้แก่ 1.....2.....

3.....4.....

5.....6.....

ชื่อโครงการ.....

ที่	รายการประเมิน	คุณภาพโครงการ			
		ดีมาก 4 คะแนน	ปานกลาง 3 คะแนน	พอใช้ 2 คะแนน	ปรับปรุง 1 คะแนน
1	ชื่อเรื่องมีความน่าสนใจ
2	มีการตั้งสมมติฐานที่สอดคล้องกับ วัตถุประสงค์
3	ออกแบบและวางแผนการทดลอง
4	การทดลอง
5	การลงข้อมูลสรุปผลการทดลอง บันทึกและ เขียนรายงาน
6	การนำเสนอผลการทดลอง
	รวม

ลงชื่อ.....

(.....)

ผู้ประเมิน

ใบงานที่ 1 เรื่อง การเจริญเติบโตของถั่วมะแฮะ

คำชี้แจง ให้นักเรียนปฏิบัติตามขั้นตอนและบันทึกการทดลองโดยละเอียด

1. แบ่งเมล็ดถั่วมะแฮะออกเป็น 3 ชุดการทดลอง ชุดละ 10 เมล็ด
2. นำถั่วมะแฮะทั้ง 3 ชุดการทดลองไปแช่น้ำไว้ ประมาณ 30 นาที
3. นำสำลีรองก้นถาด 1 ชั้น กระดาษทิชชู 3 ชั้น ทั้ง 3 ถาด หลังจากนั้นพรมน้ำให้ชุ่ม
4. นำถั่วที่แช่น้ำแล้วเรียงในถาดที่เตรียมไว้ ถาดละ 10 เมล็ด แล้วแยกถาดไว้ดังนี้
 - 4.1 ถาดที่ 1 เก็บในที่สว่างได้รับแสงปกติ พรมน้ำเช้า – เย็น ให้ชุ่ม สังเกตการณ์

เจริญเติบโต บันทึกผลการทดลอง

- 4.2 ถาดที่ 2 เก็บในที่สว่างได้รับแสงปกติ ไม่พรม สังเกตการณ์เจริญเติบโต บันทึกผล

การทดลอง

- 4.3 ถาดที่ 3 เก็บในที่ไม่มีแสงสว่าง พรมน้ำเช้า – เย็น ให้ชุ่ม สังเกตการณ์เจริญเติบโต

บันทึกผลการทดลอง

5. ให้นักเรียนวาดภาพการเจริญเติบโตของถั่วมะแฮะ
6. ให้นักเรียนเขียนกราฟแสดงการเจริญเติบโตพร้อมกับอธิบายโดยละเอียด
7. นำเสนอผลงานหน้าชั้นเรียน

แบบฝึกคิดหัวเรื่องโครงการ

ชื่อกลุ่ม.....ชั้น.....

สมาชิกได้แก่ 1.....2.....

3.....4.....

5.....6.....

คำชี้แจง ให้นักเรียนฝึกคิดหัวเรื่องโครงการจากสถานการณ์ที่กำหนดให้

สถานการณ์

นายสมปลูกถั่วมะแฮะไว้จำนวน 1 แปลง ในช่วงระยะแรกนายสมรดน้ำดูแลจนถั่วมะแฮะโตได้ระยะหนึ่ง หลังจากนั้นนายสมไปทำงานในกรุงเทพฯเป็นเวลา 3 ทิ้งถั่วมะแฮะให้เติบโตเอง เนื่องจากว่าเกษตรอำเภอมาบอกว่าเมื่อถั่วมะแฮะโตแล้วก็รื้อไปเก็บเกี่ยวเมล็ดอย่างเดียวไม่ต้องรดน้ำใส่ปุ๋ยอีก แต่ปรากฏว่าเมื่อนายสมกลับมาหวังจะเก็บเกี่ยวถั่วมะแฮะกลับพบว่าต้นถั่วมะแฮะบางต้นแคระแกรน ไม่โต บางต้นใบซีดเหลือง ไม่ออกดอกออกผลตามที่ได้รับคำแนะนำมา

***** นายสมจะแก้ปัญหานี้ได้อย่างไร *****

หัวเรื่องโครงการ ตัวอย่าง การคัดเลือกเมล็ดถั่วมะแฮะมีผลต่อการเจริญเติบโต

หัวเรื่องที่ 1

หัวเรื่องที่ 2

หัวเรื่องที่ 3

หัวเรื่องที่ 4

หัวเรื่องที่ 5

หัวเรื่องที่ 6

หัวเรื่องที่ 7

หัวเรื่องที่ 8

หัวเรื่องที่ 9

หัวเรื่องที่ 10

ใบงานที่ 2 เรื่อง การเขียนเค้าโครงของโครงการ

คำชี้แจง ให้นักเรียนเขียนเค้าโครงจากสถานการณ์ต่อไปนี้มา 1 เรื่อง หลังจากนั้นนำเสนอผลงานหน้าชั้นเรียน

สถานการณ์

ถั่วมะแฮะมาใช้ประโยชน์ได้ตั้งแต่รากถึงยอด และที่พบกันมากคือนำมาเป็นปุ๋ยพืชสด ปลูกเพื่อปรับสภาพดิน และนำมาเป็นอาหารสัตว์ เป็นผักพื้นเมืองฝักอ่อนบริโภคพร้อมกับส้มตำ ใช้จิ้มเมี่ยง ใช้ลวกจิ้มน้ำพริก ทั้งนี้ได้มีการวิจัยการแปรรูปถั่วมะแฮะเพื่อประกอบเป็นอาหาร ของขบเคี้ยว แป้งถั่ว อาหารเสริม เป็นต้น ในบางประเทศ เช่น ประเทศอินเดียมีอาหารที่ทำจากถั่วมะแฮะ เรียกว่า Turvara Parippu และ Sambhar ประเทศ Dominican Republic และฮาวาย นำถั่วมะแฮะมาแปรรูปเป็นอาหารกระป๋อง เนื่องจากตรวจพบในถั่วมะแฮะที่แก่จัดมีสารอาหารต่างๆ ประกอบด้วย คาร์โบไฮเดรต 63.4 กรัม/100 กรัม โปรตีน 20.4 กรัม/100 กรัม ไขมัน 11.5 กรัม/100 กรัม (คำนวณจากน้ำหนักแห้ง) นอกจากนี้ยัง ประกอบไปด้วยแคลเซียม ฟอสฟอรัส และวิตามิน A, B, B₁, B₂, และ ไนอาซิน

ใบความรู้ที่ 1

เรื่อง การใช้ประโยชน์จากถั่วมะแฮะ

โดยทั่วไปสามารถนำถั่วมะแฮะมาใช้ประโยชน์ได้ตั้งแต่รากถึงยอด และที่พบกันมาก คือนำมาเป็นปุ๋ยพืชสด ปลูกเพื่อปรับสภาพดิน และนำมาเป็นอาหารสัตว์ เป็นผักพื้นเมืองผักอ่อนบริโภคพร้อมกับส้มตำ ใช้จิ้มเมี่ยง ใช้ลวกจิ้มน้ำพริก ทั้งนี้ได้มีการวิจัยการแปรรูปถั่วมะแฮะเพื่อประกอบเป็นอาหาร ของขบเคี้ยว แบริ่งถั่ว อาหารเสริม เป็นต้น ในบางประเทศ เช่น ประเทศอินเดียมีอาหารที่ทำจากถั่วมะแฮะเรียกว่า Turvara Parippu และ Sambhar ประเทศสาธารณรัฐโตมินิแกน และฮาวาย นำถั่วมะแฮะมาแปรรูปเป็นอาหารกระป๋อง เนื่องจากตรวจพบในถั่วมะแฮะที่แก่จัดมีสารอาหารต่างๆ ประกอบด้วย ถั่วมะแฮะสามารถนำไปใช้ได้ทั้งเป็นอาหาร เช่น พวกลั่วแห้ง แบริ่ง เป็นต้น และยังใช้เป็นอาหารสัตว์เหมือนพวกธัญพืชทั่วไป เมล็ดถั่วที่แห้งอาจนำไปใช้แตกหน่อได้นำไปทำอาหารซึ่งจะให้รสชาติที่แตกต่างไปจากถั่วชนิดอื่นๆ

ในถั่วมะแฮะมีสารอาหารที่สำคัญโดยจะมี คาร์โบไฮเดรต 63.4 กรัม/100 กรัม โปรตีน 20.4 กรัม/100 กรัม ไขมัน 11.5 กรัม/100 กรัม (คำนวณจากน้ำหนักแห้ง) นอกจากนี้ยัง ประกอบไปด้วยแคลเซียม ฟอสฟอรัส และวิตามิน A B B₁ B₂ และกรดอะมิโนคือ เมทไทโอนีน ไลซีน ทริปโตเฟน และ ไนอาซิน เมื่อนำไปประกอบอาหารร่วมกับพวกลั่วที่เรียลจะให้อาหารที่มีประโยชน์

ส่วนต่างๆของต้นถั่วมะแฮะไม่ว่าจะเป็นลำต้น ก้าน หรือใบ สามารถนำมาใช้เป็นถ่านไม้รั้วและนำมามูลหลังคาได้ด้วย ในประเทศไทยได้นำถั่วมะแฮะมาใช้เป็นบ้านของแมลงชนิดต่างๆ เช่น แมลงครั้ง เป็นต้น

ประวัติย่อผู้วิจัย

ประวัติย่อผู้วิจัย

ชื่อ ชื่อสกุล	นางภคธีรา อุปจักร์
วันเดือนปีเกิด	วันที่ 24 เดือนกรกฎาคม ปีพุทธศักราช 2516
สถานที่เกิด	อำเภอสันกำแพง จังหวัดเชียงใหม่
สถานที่อยู่ปัจจุบัน	บ้านเลขที่ 170 หมู่ที่ 1 ตำบลบ่อเกลือใต้ อำเภอบ่อเกลือ จังหวัดน่าน 55220
ตำแหน่งหน้าที่การงานปัจจุบัน	ข้าราชการครู คศ.1
สถานที่ทำงานปัจจุบัน	โรงเรียนบ้านนาออก หมู่ 1 ตำบลภูฟ้า อำเภอบ่อเกลือ จังหวัดน่าน
ประวัติการศึกษา	
พ.ศ. 2531	มัธยมศึกษาตอนต้น จากโรงเรียนอนนเหนือ เชียงใหม่
พ.ศ. 2536	มัธยมศึกษาตอนปลาย จากศูนย์การศึกษานอกโรงเรียน เชียงใหม่
พ.ศ. 2541	ครุศาสตรบัณฑิต สาขาภาษาไทย ระดับบัณฑิต จากสถาบันราชภัฏเชียงใหม่ เชียงใหม่
พ.ศ. 2550	วิทยาศาสตร์ศึกษา สาขาวิทยาศาสตร์ศึกษาระดับ มหาบัณฑิต จากมหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ กรุงเทพมหานคร