



## โครงการ

### การเรียนการสอนเพื่อเสริมประสบการณ์

**ชื่อโครงการ** ศักยภาพของกลีเซอรอลและกากเมล็ดปาล์มน้ำมันต่อการเป็นวัตถุดิบเพื่อการผลิต  
น้ำมันยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2

**ชื่อนิสิต** นายธাত্রี ภู่อาย **เลขประจำตัว** 5832339223

**ภาควิชา** จุลชีววิทยา

**ปีการศึกษา** 2561

#### คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการงานทางวิชาการที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)

เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการงานทางวิชาการที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

The abstract and full text of senior projects in Chulalongkorn University Intellectual Repository(CUIR)  
are the senior project authors' files submitted through the faculty.

หัวข้อโครงการ ศักยภาพของกลีเซอรอลและกากเมล็ดปาล์มน้ำมันต่อการเป็นวัตถุดิบเพื่อการผลิตน้ำมันยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2  
โดย นายธาดรี ภู่อาย รหัสนิสิต 5832339223  
อาจารย์ที่ปรึกษาโครงการ ศาสตราจารย์ ดร. อัญชริดา สวารช  
ปีการศึกษา 2561

---

ภาควิชาจุลชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย อนุมัติให้นับโครงการฉบับนี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาบัณฑิต ในรายวิชา 2312499 โครงการวิทยาศาสตร์

  
..... หัวหน้าภาควิชาจุลชีววิทยา  
(ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร. กอบชัย ภัทรกุลวานิชย์)

คณะกรรมการสอบโครงการ

  
..... อาจารย์ที่ปรึกษาโครงการ  
(ศาสตราจารย์ ดร. อัญชริดา สวารช)

  
..... กรรมการ  
(ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร. กอบชัย ภัทรกุลวานิชย์)

  
..... กรรมการ  
(อาจารย์ ดร. อัญช เกรียงไกรพิพัฒน์)

ชื่อโครงการ	ศักยภาพของกลีเซอรอลและกากเมล็ดน้ำมันปาล์มต่อการเป็นวัตถุดิบเพื่อการผลิตน้ำมันยีสต์ <i>Cyberlindnera subsufficiens</i> NG 8.2
ชื่อนิสิตผู้นำเสนอโครงการ	นายธাত্রี ภู่อสาย
เลขประจำตัวนิต	5632008323
อาจารย์ที่ปรึกษา	ศาสตราจารย์ ดร.อัญชริตา สวารช
ภาควิชา	จุลชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย
ปีการศึกษา	2561

---

#### บทคัดย่อ

*Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 สามารถผลิตและสะสมน้ำมันเมื่อเจริญในอาหารผลิตน้ำมันคาร์บอนสูงไนโตรเจนต่ำที่มีกลีเซอรอลเป็นแหล่งคาร์บอน (1.85 กรัมต่อลิตร) มากกว่าอาหารที่มีกลูโคสเป็นแหล่งคาร์บอน (0.37กรัมต่อลิตร) ที่ 6 วัน กากเมล็ดปาล์มน้ำมันสามารถใช้เป็นแหล่งไนโตรเจนสำหรับการผลิตน้ำมันของยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 ได้ ในอาหารที่มีกลีเซอรอลเป็นแหล่งคาร์บอน กากเมล็ดปาล์มน้ำมัน (0.1 กรัมต่อลิตร) และแอมโมเนียมซัลเฟต (0.1 กรัมต่อลิตร) ได้ผลผลิตน้ำมัน 1.75 กรัมต่อลิตร ปริมาณน้ำมันสะสมภายในเซลล์ 13.69 % (กรัมต่อกรัมน้ำหนักเซลล์แห้ง) หากไม่เติมกากเมล็ดปาล์มน้ำมัน ผลผลิตน้ำมันจะลดลงเป็น 1.3 กรัมต่อลิตร

---

คำสำคัญ : กากเมล็ดปาล์มน้ำมัน, แอมโมเนียมซัลเฟต, ยีสต์ผลิตน้ำมัน

Department of Microbiology, Faculty of Science, Chulalongkorn University

Project title: Potential of glycerol and palm kernel waste as raw material for lipid production of *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2

Investigator: Mr. Thathee Poosai ID 583 23392 23

Project advisor: Prof. Ancharida Svarachorn, Ph.D.

---

**Abstract**

*Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 produced oil in high carbon but low nitrogen medium. Oil production medium containing glycerol as carbon source gave higher oil yield (1.89 g/L) higher glucose (0.37 g/L) at 6 days. Palm kernel waste (PK) could served as inorganic nitrogen source for the oil production. The *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 gave maximum oil yield (1.75 g/L) and oil content (13.69 % w/w, dry cell weight) when grown in the oil production medium containing glycerol as a carbon source, PK (0.1 g/L), and ammonium sulfate (0.1 g/L) as organic and inorganic nitrogen sources, respectively. Without the PK supplement, the oil yield decreased to 1.3 g/L.

---

Keyword : palm kernel waste, ammonium sulfate, oleaginous yeast

## กิตติกรรมประกาศ

โครงการนี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิตของภาควิชาจุลชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย โดยมีศาสตราจารย์ ดร. อัญชริดา สวารชร์ เป็นอาจารย์ที่ปรึกษาประจำโครงการ

กราบขอบพระคุณศาสตราจารย์ ดร. อัญชริดา สวารชร์ อาจารย์ที่ปรึกษาโครงการ ที่กรุณาช่วยเหลือ และให้คำแนะนำ ข้อคิดเห็นต่างๆ ตลอดระยะเวลาของการทำการวิจัย และขอขอบพระคุณคณาจารย์ทุกท่านในภาควิชาจุลชีววิทยาที่มอบความรู้ และข้อคิดต่างๆตลอดระยะเวลาการศึกษา

กราบขอบพระคุณคุณพ่อ คุณแม่ ที่คอยให้การอบรมสั่งสอน คำแนะนำ ให้ความรัก ความห่วงใย และเป็น กำลังใจ ตลอดจนให้การสนับสนุนในเรื่องของการศึกษาตลอดมา

ขอขอบคุณเจ้าหน้าที่ภาควิชาจุลชีววิทยาทุกท่าน ที่ให้ความช่วยเหลือและสนับสนุนในด้านต่างๆ ตลอดระยะเวลาของการศึกษา

ขอขอบพระคุณพี่ๆ นิสิตปริญญาโทและปริญญาเอกห้อง 1804/15 ทุกท่านที่คอยให้คำแนะนำและชี้แนะการแก้ไขปัญหาต่างๆที่เกิดขึ้นตลอดระยะเวลาของการทำงานวิจัย

ขอขอบคุณเพื่อนๆ ภาควิชาจุลชีววิทยา รุ่นที่ 42 ทุกคน ที่คอยให้ความช่วยเหลือ ให้คำแนะนำ และเป็น กำลังใจกันและกันตลอดมา

ขอขอบคุณ ทีมเพิ่มศักยภาพส่วนงานในด้านการวิจัยกองทุนรัชดาภิเษกสมโภช

ท้ายที่สุดนี้ ขอขอบพระคุณภาควิชาจุลชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัยที่ให้ความรู้ และประสบการณ์อันมีค่า ตลอดระยะเวลาของการศึกษาที่ผ่านมา

นายชาติรี ภู่อาย

## สารบัญ

	หน้า
บทคัดย่อ(ภาษาไทย)	ข
บทคัดย่อ(ภาษาอังกฤษ)	ค
กิตติกรรมประกาศ	ง
สารบัญ	จ
สารบัญตาราง	ฉ
สารบัญแผนภาพ	ช
บทที่ 1 บทนำ	1
บทที่ 2 เครื่องมือ เคมีภัณฑ์ และเชื้อจุลินทรีย์	10
บทที่ 3 วิธีการทดลอง	12
บทที่ 4 ผลการทดลอง	15
บทที่ 5 สรุปและอภิปรายผลการทดลอง	19
เอกสารอ้างอิง	21
ภาคผนวก	23
ภาคผนวก ก.	24
ภาคผนวก ข.	28

## สารบัญตาราง

ตารางที่	หน้า
1. คุณสมบัติโดยทั่วไปของไลโปโปรตีนแต่ละชนิด	4
4.1 น้ำหนักเซลล์แห้ง ปริมาณน้ำมันภายในเซลล์ และผลผลิตน้ำมันเมื่อเลี้ยงยีสต์ <i>Cyberlindnera subsufficiens</i> NG 8.2 ในอาหารผลิตน้ำมันที่แตกต่างกัน	15
4.2 น้ำหนักเซลล์แห้ง ปริมาณน้ำมันภายในเซลล์ และผลผลิตน้ำมัน เมื่อเลี้ยงยีสต์ <i>Cyberlindnera subsufficiens</i> NG 8.2 ในอาหารผลิตน้ำมันที่แปรผันแหล่ง ไนโตรเจน	17
4.3 องค์ประกอบของกรดไขมันคิดเป็นเปอร์เซ็นต์ของน้ำมันที่ยีสต์ <i>Cyberlindnera subsufficiens</i> NG 8.2 ผลิตและสะสมทั้งหมดภายในเซลล์	26

## สารบัญรูปภาพ

ภาพที่	หน้าที่
ภาพที่1 โครงสร้างของอนุไลโปโปรตีน (Ahnström, 2009)	2
ภาพที่2 การสะสมของไขมันและการเกิด foam-cell ภายในผนังหลอดเลือด (Ross, 1999)	5
ภาพที่3 วิธีชีวสังเคราะห์ไขมันภายในเซลล์ (Patel, Arora, Sartaj, Pruthi, & Pruthi, 2016)	8
ภาพที่4 แผนภูมิ 4.1 ผลผลิตน้ำมันสุทธิของยีสต์ <i>Cyberlindnera subsufficiens</i> NG 8.2 (กรัมต่อลิตร)	16
ภาพที่5 แผนภูมิ 4.2 ผลผลิตน้ำมันสุทธิของยีสต์ <i>Cyberlindnera subsufficiens</i> NG 8.2 (กรัมต่อลิตร) ในอาหารผลิตน้ำมันที่แปรผันแหล่งไนโตรเจน	17



## บทที่ 1

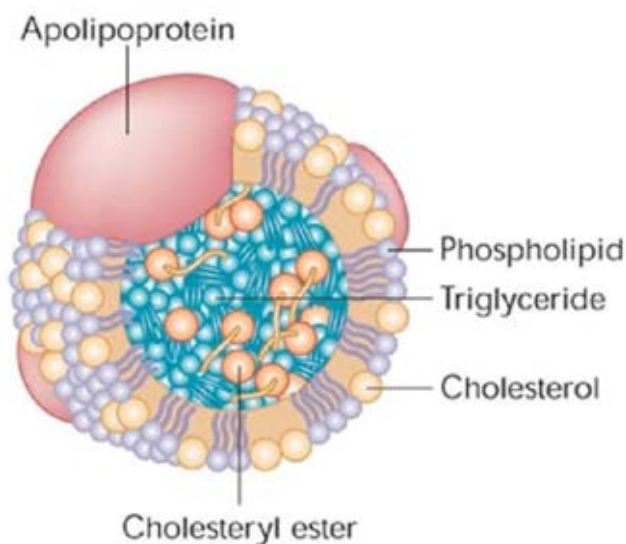
### บทนำ

#### ความเป็นมาและมูลเหตุจูงใจ

ภาวะหลอดเลือดแดงตีบตันหรือหลอดเลือดแดงแข็ง (atherosclerosis) หรือที่ถูกรเรียกว่าโรคหลอดเลือดนั้น เป็นสาเหตุหลักที่ทำให้เกิดโรคต่างๆอีกมากมาย เช่นโรคหัวใจขาดเลือด, โรคหลอดเลือดสมองตีบหรือโรคหลอดเลือดแดงส่วนปลายอุดตัน (PAD) เป็นต้น ซึ่งโรคเหล่านี้หากมีอาการรุนแรงจะมีโอกาสนำไปสู่การเสียชีวิตได้ ในที่สุด โดยในปี 2010 ที่ประเทศอังกฤษพบว่ามีผู้ป่วยและเสียชีวิตโดยมีสาเหตุมาจากโรคหลอดเลือดอยู่ที่ 6 เปอร์เซ็น จากจำนวนผู้ป่วยทั้งหมดซึ่งเป็นเพศชายที่มีอายุอยู่ระหว่าง 35 ปี ถึง 39 ปี (Herrington, Lacey, Sherliker, Armitage, & Lewington, 2016) ปัจจุบันประเทศไทยมีคนไทยที่เป็นผู้ป่วยที่มีปัญหาเกี่ยวกับโรคหัวใจและหลอดเลือดสูงเพิ่มมากขึ้นในทุกๆปี โดยสถิติจากกระทรวงสาธารณสุขเผยให้เห็นว่า ตั้งแต่ปี พ.ศ. 2555 ถึง ปี พ.ศ. 2559 พบอัตราการตายของผู้ป่วยจากโรคหัวใจและหลอดเลือดต่อประชากร 100,000 คน โดยในปี พ.ศ. 2555 มีอัตราการตายเท่ากับ 23.4% ในปีต่อมาเพิ่มขึ้นเป็น 26.9%, 27.8%, 29.9% จนในปี พ.ศ. 2559 อัตราการตายเพิ่มขึ้นอยู่ที่ 32.3%และในวันที่ 16 กันยายน พ.ศ. 2561 กระทรวงสาธารณสุขเผยให้เห็นถึงตัวเลขแล้วว่ามีคนไทยที่เป็นผู้ป่วยโรคหัวใจและหลอดเลือดสูงถึง 432,943 คน มีอัตราการตายอยู่ที่ 20,855 คน ต่อปี หรือ 2 ชั่วโมงต่อคน ซึ่งให้เห็นได้ว่าประเทศไทยมีผู้ป่วยที่เสียชีวิตจากโรคหัวใจและหลอดเลือดมีแนวโน้มเพิ่มขึ้นในทุกๆปีและยังมีแนวโน้มที่เพิ่มขึ้นอย่างต่อเนื่อง (กรมสุขภาพจิต 2562)

หลอดเลือดแดงนั้นเปรียบเสมือนท่อโดยภายในท่อดังกล่าวจะมีการไหลเวียนของระบบเลือดที่ประกอบไปด้วย พลาสมาซึ่งเป็นของเหลวที่อยู่ภายในระบบเลือดและเม็ดเลือดแดงที่ทำหน้าที่เป็นตัวขนส่งออกซิเจน หากหลอดเลือดแดงที่เปรียบเสมือนท่อนั้นเกิดอาการตีบหรืออุดตันก็จะส่งผลให้ระบบเลือดเดินทางไปสู่อวัยวะต่างๆได้ไม่สะดวกทำให้อวัยวะต่างๆเหล่านั้นเกิดการขาดเลือดรวมถึงการขาดออกซิเจน หากเกิดขึ้นเป็นระยะเวลาานานก็จะทำให้เกิดอันตรายต่ออวัยวะนั้นๆ โดยพลาสมาเป็นของเหลวที่อยู่ในระบบเลือดมีองค์ประกอบต่างๆมากมายที่อยู่ภายในพลาสมา แต่ถ้าหากในพลาสมามีพลาสมาโปรตีนชนิดไลโปโปรตีนหนาแน่นต่ำ (LDL) ที่จัดเป็นคอเลสเตอรอลไม่ดีก็จะเป็นหนึ่งในปัจจัยเสี่ยงหลักๆที่ทำให้เกิดภาวะ atherosclerosis ได้ (Ross, 1999)

ไลโปโปรตีนทำหน้าที่ในการขนส่งไขมันไปยังอวัยวะต่างๆในร่างกายโดยจะมีการขนส่งผ่านทางระบบเลือด ไลโปโปรตีนส่วนใหญ่จะมีลักษณะโครงสร้างเป็นทรงกลม (sphere) มีการเรียงตัวเป็นแบบ monolayer โดยจะมีการหันส่วนที่เป็นผิว (surface) ซึ่งมีโมเลกุลที่มีคุณสมบัติชอบน้ำ (hydrophilic) ได้แก่ ฟอสโฟลิพิด, อะลิโพลีโปรตีน, คอเรสเตอรอล ซึ่งมีความสามารถในการละลายในตัวทำละลายที่เป็นโมเลกุลมีขั้ว และในตัวทำละลายที่เป็นโมเลกุลไม่มีขั้ว (amphipathic molecule) หันออกไปด้านนอก ส่วนด้านใน (core) จะประกอบไปด้วย cholesteryl ester และ triglyceride ซึ่งมีคุณสมบัติไม่ชอบน้ำ (hydrophobic) การจัดเรียงโมเลกุลของโปรตีนและไขมัน ขึ้นเป็นอนุภาคไลโปโปรตีนจึงเป็นวิธีการที่ร่างกายใช้ในการขนส่ง triglyceride ซึ่งเป็น hydrophobic molecule ไปตามกระแสเลือดสู่อวัยวะต่างๆในร่างกาย



ภาพที่ 1 โครงสร้างของอนุภาคไลโปโปรตีน (Ahnström, 2009)

ไลโปโปรตีนที่ถูกสร้างขึ้นนั้นจำแนกได้หลายชนิดตามความแตกต่างในเรื่องของขนาด, ความหนาแน่น, การเคลื่อนที่ภายใต้สนามไฟฟ้า, ชนิดและสัดส่วนของไขมันและโปรตีนที่เป็นส่วนประกอบของอนุภาคไลโปโปรตีน การจำแนกอนุภาคไลโปโปรตีนสามารถจำแนกออกได้เป็นกลุ่มตามความหนาแน่น โดยอาศัยการปั่นเหวี่ยงด้วยความเร็วสูง (ultracentrifuge) ทำให้สามารถแยกไลโปโปรตีนออกได้เป็น 4 ชนิดได้แก่ chylomicron, ไลโปโปรตีนที่มีความหนาแน่นต่ำมาก (very low density lipoprotein (VLDL) ), ไลโปโปรตีนที่มีความหนาแน่นต่ำ (low density lipoprotein (LDL)), และไลโปโปรตีนที่มีความหนาแน่นสูง (high density lipoprotein (HDL))

นอกจากนี้หากแยกตามคุณสมบัติในการเคลื่อนที่ภายใต้สนามไฟฟ้า ก็จะแยกได้ดังนี้ chylomicron, alpha lipoprotein (ได้แก่ HDL), beta lipoprotein (ได้แก่ LDL) และ pre-beta lipoprotein (ได้แก่ VLDL) โดยไลโปโปรตีนแต่ละชนิดก็จะมีขนาด, ความหนาแน่น, ปริมาณสัดส่วนของไขมัน, ปริมาณสัดส่วนของโปรตีนและหน้าที่แตกต่างกันออกไป โดยที่ปริมาณและสัดส่วนของ triglyceride ในอนุของไลโปโปรตีน จะมีความสัมพันธ์กับความหนาแน่น และ ขนาดของไลโปโปรตีน เนื่องจาก หากปริมาณ triglyceride ในอนุของไลโปโปรตีนที่สูงขึ้น จะส่งผลทำให้ส่วน core ของไลโปโปรตีนใหญ่ขึ้น ขนาดของอนุไลโปโปรตีนจึงเพิ่มขึ้นตามไปด้วยเช่นกัน นอกจากนี้ไลโปโปรตีนขนาดใหญ่ ซึ่งมีปริมาณ triglyceride สูง จะมีปริมาณไขมันในสัดส่วนมากกว่าโปรตีนจึงทำให้ไลโปโปรตีนนี้มีความหนาแน่นต่ำ ในทางกลับกันไลโปโปรตีนที่มีปริมาณ triglyceride ต่ำอนุไลโปโปรตีนจะมีขนาดเล็ก และมีสัดส่วนของ ไขมันต่อโปรตีนต่ำ ไลโปโปรตีนกลุ่มนี้จึงมีความหนาแน่นสูง ด้วยเหตุนี้ chylomicron จึงมีปริมาณ triglyceride สูงที่สุด และมีขนาดใหญ่ที่สุด ตามมาด้วย VLDL และ LDL ตามลำดับ (โดยสัดส่วนของ cholesterol จะเพิ่มขึ้นตามลำดับ) HDL จะมีปริมาณ triglyceride ต่ำที่สุด, มีขนาดเล็กที่สุด และมีความหนาแน่นสูงสุด

ตารางที่ 1 คุณสมบัติโดยทั่วไปของไลโปโปรตีนแต่ละชนิด

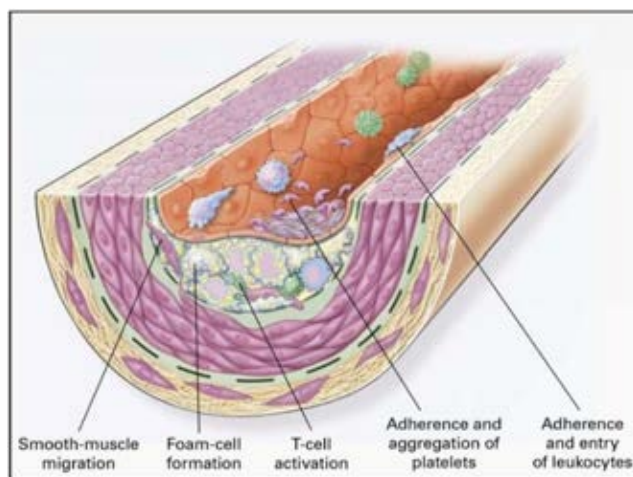
	Chylomicrons	VLDL	LDL	HDL
ความหนาแน่น (ก./มล.)	<0.94	0.94-1.006	1.006-1.063	1.063-1.21
ขนาด (นาโนเมตร)	80-1200	30-80	18-30	5-12
การเคลื่อนที่ภายใต้สนามไฟฟ้า	origin	Pre- $\beta$ -band	$\beta$ -band	$\alpha$ -band
ปริมาณสัดส่วนของ				
• ไขมันรวม	98	89-96	77	50
• Triglyceride	84	44-60	11	3
• Total cholesterol (% โดยน้ำหนัก)	7	16-22	62	19
ปริมาณสัดส่วนของโปรตีน (%โดยน้ำหนัก)	2	4-11	23	50
หน้าที่	ขนส่งไขมันที่ได้จากภายนอก ร่างกายไปยังตับ และเนื้อเยื่อต่างๆภายในร่างกาย	ขนส่ง triglyceride ที่ได้จากภายในร่างกาย ไปยังเนื้อเยื่อต่างๆในร่างกาย	ขนส่ง cholesterol ไปให้กับเซลล์หรืออวัยวะต่างๆที่มี LDL receptor	-ขนส่ง cholesterol จากเซลล์หรืออวัยวะต่างๆเข้าสู่ตับ (reverse cholesterol transport path way)

**ดัดแปลงจาก** - Remaley AT, McNamara JR, Warnick GR. Lipids and lipoproteins. In: Bishop ML, Fody EP, Schoeff L, eds. Clinical chemistry principles, procedures, correlations. 5th ed. Baltimore: Lippincott Williams & Wilkins, 2005: 282-313.

- Dominiczak MH. Lipoproteins and lipid transport. In: Baynes JW, Dominiczak MH, eds. Medical biochemistry. 3rd ed. Philadelphia: Mosby Elsevier, 2009: 219-236.

ปัญหาจากโรคหลอดเลือดหัวใจจุดต้น (cardiovascular disease, CVD) เป็นหนึ่งในสาเหตุหลักที่ทำให้เกิดการเสียชีวิตของผู้ป่วยทั่วโลก โดยมีสาเหตุมาจากการตีบตันของหลอดเลือดแดง (atherosclerosis) ที่ทำหน้าที่นำเลือดไปเลี้ยงหัวใจ อันเนื่องมาจากระดับคอเลสเตอรอลที่อยู่ในเลือดสูงเกิน โดยเฉพาะอย่างยิ่งคอเลสเตอรอลชนิด LDL ประกอบกับปัจจัยอื่นๆเพิ่มเติมเช่น การสูบบุหรี่, เบาหวานหรือความดันโลหิตสูง ทำให้ผนังหลอดเลือดแดงมีความสามารถที่ทำให้เกิดการไหลผ่านเข้าออกของสาร (permeability) เพิ่มขึ้น ทำให้ LDL สามารถเดินทางผ่านกระแสเลือด เข้าไปยังผนังหลอดเลือดแดงแล้วไปสะสมอยู่ชั้น intima โดย LDL ที่เข้าไปสะสมอยู่ใน intima จะถูกออกซิไดซ์โดยอนุมูลอิสระ ได้เป็น oxidized LDL โดย oxidized LDL จะไปกระตุ้นระบบภูมิคุ้มกันทำให้ monocyte ที่อยู่ในกระแสเลือดเดินทางเข้ามายังบริเวณผนังหลอดเลือดแล้วเปลี่ยนสภาพเป็น macrophage จากนั้น macrophage จะนำ LDL ที่ถูกออกซิไดซ์และสะสมอยู่ในผนังหลอดเลือดเข้าสู่เซลล์ทาง scavenger receptor เนื่องจาก scavenger receptor ไม่มีกลไก feedback inhibition และเซลล์ทั่วไปไม่สามารถนำ oxidized LDL เข้าสู่เซลล์ทาง LDL receptor ได้ ส่งผลให้เกิดการสะสมของไขมัน จำนวนมากภายในเซลล์ ซึ่งจะเรียก macrophage ที่มีไขมันสะสมอยู่ในเซลล์ในปริมาณมากนี้ว่า foam cell โดย foam cell ที่เกิดขึ้น ตลอดจนเซลล์หลอดเลือดจะมีการหลั่ง cytokine และ inflammatory mediator ออกมาหลายชนิดจะออกฤทธิ์กระตุ้นให้เซลล์กล้ามเนื้อเรียบในผนังหลอดเลือดเพิ่มจำนวนและสังเคราะห์คอลลาเจนเพิ่มขึ้นเกิดเป็นโครงสร้าง cap ที่คลุมสวนที่เป็นไขมันเอาไว้ พยาธิสภาพที่เกิดขึ้นทำให้เกิดการหนาตัวของผนังหลอดเลือดและทำให้รูของหลอดเลือดตีบแคบลงในที่สุดทำให้การเดินทางของกระแสเลือดบริเวณนั้นเกิดขึ้นไม่สะดวก โดยจะเรียกสวนของหลอดเลือดที่มีการหนาดังนี้ว่า atheroma หรือ atherosclerotic plaque (Ahnström, 2009) ผลของการตีบแคบของรูหลอดเลือดอาจมีผลให้ มีการขาดเลือดของเนื้อเยื่อที่ได้รับเลือดจากหลอดเลือดเส้นนั้นๆ หากเกิดขึ้นบริเวณหลอดเลือดที่นำเลือดไปเลี้ยงหัวใจก็จะทำให้หัวใจนั้นขาดเลือดและนำไปสู่การเสียชีวิตได้

ภาพที่ 2 การสะสมของไขมันและการเกิด foam-cell ภายในผนังหลอดเลือด (Ross, 1999)



ต่อมาเมื่อนักวิทยาศาสตร์ค้นพบว่ากรดไขมันปามีโตเลอิกซึ่งเป็นกรดไขมันชนิดไม่อิ่มตัวมีพันธะคู่ 1 ตำแหน่งซึ่งอยู่ในกลุ่มของกรดไขมันโอเมก้า 7 นั้นมีคุณสมบัติเป็นโมเลกุลที่ทำหน้าที่คล้ายฮอร์โมนซึ่งถูกเรียกว่า lipokine มีผลต่อปัจจัยที่ก่อให้เกิดโรค metabolic syndrome เช่นการสะสมไขมันที่มากเกินไป กรดไขมันโอเมก้า 7 จะมีส่วนช่วยในการยับยั้งการสร้างไขมันในร่างกายโดยเฉพาะอย่างยิ่งไขมันที่ส่งผลต่อการทำลายเนื้อเยื่อและไขมันที่ก่อให้เกิดโรคหลอดเลือดหัวใจอุดตัน ในความเป็นจริงได้มีการนำกรดไขมันโอเมก้า 7 มาใช้เป็นยาให้ผู้ป่วยที่มีปริมาณคอเลสเตอรอลสูง เนื่องจากกรดไขมันโอเมก้า 7 มีความสามารถในการเพิ่ม HDL และลด LDL ในร่างกายทำให้สามารถช่วยลดปัจจัยที่ทำให้เกิดโรคไขมันอุดตันในหลอดเลือด จากการศึกษาที่ Cleveland Clinic พบว่ากรดไขมันโอเมก้า 7 ส่งผลทำให้ปริมาณ HDL สูงขึ้นหลังจากที่ผู้ป่วยได้รับประทานยาไปแล้ว 8 ถึง 12 สัปดาห์และยังพบอีกว่าบริเวณที่มีการโป่งพองของผนังหลอดเลือดนั้นมีขนาดลดลงถึง 47% (Stockton 2014) อีกทั้งในปี 2014 ได้มีงานวิจัยตีพิมพ์ในวารสาร Journal of Clinical Lipidology โดยในงานวิจัยได้มีการทดลองให้ผู้ป่วยทดลองทั้งที่เป็นเพศชายและเพศหญิงรวมทั้งหมด 60 คน มีอายุอยู่ระหว่าง 17 ถึง 70 ปี ที่เป็นโรคไขมันในเลือดสูง (dyslipidemia) จากนั้นทำการสุ่มให้ยาแก่ผู้ถูกทดลองโดยจะมีการให้ยาแบบสุ่ม ยาจะมีลักษณะเป็นแคปซูลโดยมีการบรรจุ cis-palmitoleic acid ซึ่งจัดเป็นกรดไขมันชนิด omega-7 ในปริมาณ 220.5 มิลลิกรัม กับยาแคปซูลที่ไม่ได้บรรจุ cis-palmitoleic acid (placebo) โดยมีการเก็บตัวอย่างเลือดของผู้ถูกทดลองก่อนรับประทานยา จากนั้นให้ผู้ถูกทดลองรับประทานยาเป็นเวลา 30 วัน จากนั้นพอครบ 30 วันก็ทำการเก็บตัวอย่างเลือด จากนั้นนำเลือดที่เก็บจากผู้ถูกทดลองหลังได้รับยาเปรียบเทียบกับตัวอย่างเลือดของผู้ถูกทดลองที่เก็บมาก่อนจะได้รับยาเพื่อดูปริมาณ HDL, LDL, triglyceride ผลปรากฏว่าผู้ถูกทดลองคนไหนที่ได้รับประทานยาแคปซูลที่มีการบรรจุ cis-palmitoleic acid มีปริมาณคอเลสเตอรอลชนิด HDL เพิ่มขึ้น 5% คอเลสเตอรอลชนิด LDL และไตรกลีเซอไรด์ลดลง 8% และ 15% ตามลำดับ จากผลการวิจัยนี้ทำให้ทราบว่า palmitoleic acid มีความสำคัญในการควบคุมเมตาบอลิซึม เพื่อควบคุมปริมาณไขมันในร่างกาย (Bernstein, Roizen, & Martinez, 2014)

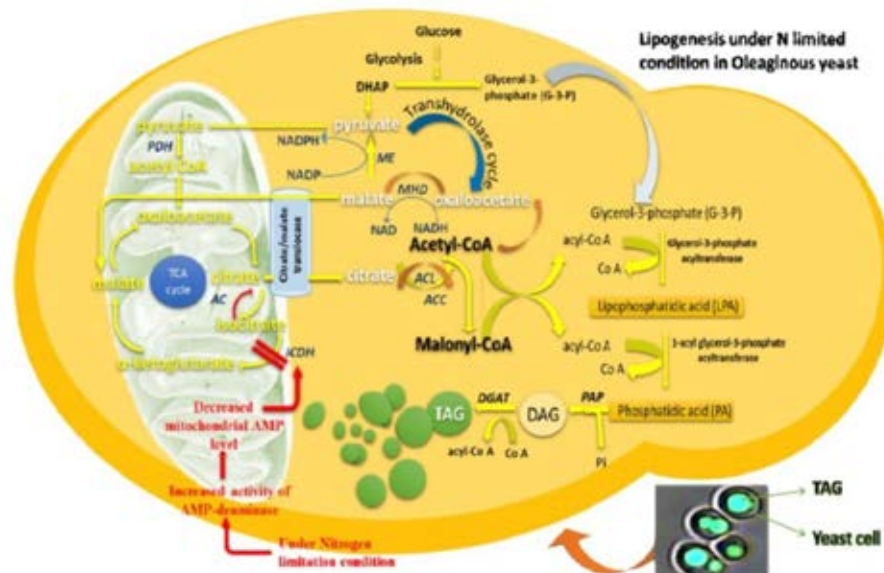
กรดไขมันปามีโตเลอิกนั้นสามารถพบได้ทั่วไปเช่น จากไขมันสัตว์แต่จะพบได้ในปริมาณน้อย นอกจากไขมันจากสัตว์แล้วแหล่งกรดไขมันปามีโตเลอิกสามารถพบได้จาก ผล sea buckthorn และเมล็ดถั่วแมคคาเดเมีย จะมีกรดไขมันปามีโตเลอิกสะสมในปริมาณสูงโดยจะอยู่ที่ 40% และ 12-22 % ตามลำดับ แต่เนื่องจากแหล่งของกรดไขมันปามีโตเลอิกดังกล่าวนี้มีอยู่จำกัด จึงมีความจำเป็นที่จะต้องมีการหาแหล่งของกรดไขมันปามีโตเลอิกจากแหล่งอื่นต่อไป (Kolouchová, Sigler, Schreiberová, Masák, & Řezanka, 2015)

ต่อมาได้มีการศึกษาและพบว่ามีความเป็นไปได้ที่จะใช้เซลล์ยีสต์เป็นแหล่งในการผลิตกรดไขมันปามีโตเลอิกในปริมาณมาก โดยการเลี้ยงในสภาวะที่ทำให้เกิดการเจริญและกระตุ้นให้เกิดการผลิตน้ำมันและให้ได้กรดไขมันที่ต้องการในปริมาณสูง (Dallé da Rosa et al., 2014) โดยการกำหนดองค์ประกอบของอาหารเช่น แหล่งคาร์บอนที่ใช้เลี้ยงและการจำกัดแหล่งไนโตรเจนหรือฟอสฟอรัส พิเอซของอาหารรวมถึงอุณหภูมิที่ใช้เลี้ยง เนื่องจากปัจจัยดังกล่าวนี้มีผลต่อปริมาณของน้ำมันที่สะสมภายในเซลล์รวมถึงองค์ประกอบของกรดไขมันจากการสร้างน้ำมันและสะสมภายในเซลล์ (Braunwald et al., 2013; Chen et al., 2013; Dallé da Rosa et al., 2014)

ยีสต์ผลิตน้ำมัน (oleaginous yeast) เป็นยีสต์ที่มีความสามารถในการผลิตน้ำมันและเก็บสะสมภายในเซลล์ให้อยู่ในรูปของหยดน้ำมันที่เรียกว่า single cell oil (SCO) ได้สูงถึง 20% ต่อน้ำหนักแห้ง ยกตัวอย่างเช่น *Lipomyces starkeyi*, *Rhodospiridium toruloides*, *Rhodotorula glutinis*, หรือ *Yarrowia lipolytica* ซึ่งยีสต์เหล่านี้มีข้อดีในการใช้เป็นแหล่งผลิตน้ำมันที่ดีกว่าการใช้พืชหรือจุลินทรีย์ชนิดอื่นๆเป็นแหล่งผลิตน้ำมัน เนื่องจากใช้เวลาในการแบ่งตัวเพิ่มจำนวนน้อย ไม่ได้รับผลกระทบจากสภาพอากาศหรือฤดูกาลที่เปลี่ยนแปลง รวมถึงไม่เสียพื้นที่ในการเพาะปลูกเมื่อเทียบกับการใช้พืชเป็นแหล่งผลิตน้ำมัน และสามารถเพาะเลี้ยงรวมถึงการขยายกำลังการผลิตได้ง่ายกว่าหากเทียบกับการใช้สาหร่ายเซลล์เดียวเป็นแหล่งผลิตน้ำมัน และที่มากกว่านั้น องค์ประกอบของน้ำมันที่ได้ก็จะแตกต่างกันไปหากมีการใช้แหล่งคาร์บอนที่ต่างกัน ไขมันที่ได้จาก oleaginous yeast ก็จะมีประโยชน์ที่แตกต่างกันไป นิยมนำไปใช้ในหลากหลายอุตสาหกรรม (Ageitos, Vallejo, Veiga-Crespo, & Villa, 2011)

ในสภาวะที่มีปริมาณแหล่งคาร์บอนที่มากเกินไปและมีแหล่งไนโตรเจนจำกัดหรือมีอัตราส่วนระหว่างปริมาณแหล่งคาร์บอนต่อปริมาณแหล่งไนโตรเจนสูง oleaginous yeast จะเปลี่ยนแหล่งคาร์บอนจากสารอินทรีย์ที่เป็นน้ำตาลโมเลกุลเดี่ยวให้เป็นน้ำมันแล้วสะสมอยู่ในรูปไตรเอซิลกลีเซอรอล (triacylglycerol, TAG) จากนั้นจะเก็บสะสมไว้ใน vesicle ภายในเซลล์ โดยวิถีชีวสังเคราะห์ไขมันภายในเซลล์ของยีสต์ เมื่อน้ำตาลโมเลกุลเดี่ยว เช่น กลูโคส เข้าสู่เซลล์จะถูกเปลี่ยนเป็นไพรูเวท (pyruvate) โดยกระบวนการไกลโคไลซิส (glycolysis) ที่บริเวณไซโทซอล (cytosol) จากนั้นจะถูกส่งไปยังไมโทคอนเดรียเกิดวัฏจักรเครบส์หรือ TCA cycle โดยไพรูเวทจะถูกเปลี่ยนเป็น acetyl CoA, citrate และ isocitrate ตามลำดับ แต่เนื่องจากสภาวะที่มีไนโตรเจนจำกัด จะไปกระตุ้นการทำงานของเอนไซม์ adenosine monophosphate deaminase ให้เปลี่ยน adenosine monophosphate (AMP) เป็น inosine 5'-monophosphate และ ammonium ทำให้ AMP ในไมโทคอนเดรียลดลง ส่งผลทำให้เกิดการยับยั้งการทำงานของเอนไซม์ isocitrate dehydrogenase ไม่สามารถ

เปลี่ยน isocitrate ไปเป็น  $\alpha$ -ketoglutarate ตามวัฏจักรเครบส์ได้ isocitrate จะถูกเปลี่ยนกลับมาเป็น citrate ด้วยเอนไซม์ aconitase ทำให้มีการสะสมของ citrate อยู่ภายในไมโทคอนเดรียเป็นจำนวนมาก citrate จึงถูกส่งออกจากไมโทคอนเดรียผ่าน citrate/malate translocase ไปยังไซโทซอลและถูกเปลี่ยนเป็น acetyl-CoA และ oxaloacetate โดยเอนไซม์ ATP-citrate lyase (ACL) ต่อมา acetyl CoA ถูกเปลี่ยนเป็น malonyl CoA โดยเอนไซม์ acetyl CoA carboxylase acetyl CoA จากนั้น acetyl-CoA และ malonyl CoA ในยีสต์จะมีการฟอร์มโครงสร้างกับ glycerol-3-phosphate (G3P) หรือ lipophosphatidic acid ได้เป็น phosphatidic acid (PA) และ dihydroxyacetone phosphate (DHAP) ตามลำดับ ปริมาณของ glycerol-3-phosphate ขึ้นกับปริมาณของแหล่งคาร์บอนต่อมา phosphatidic acid จะถูกเปลี่ยนเป็น diacylglycerol (DAG) โดยเอนไซม์ phosphatidate phosphatase ในกระบวนการ dephosphorylation และขั้นตอนสุดท้ายคือ การสังเคราะห์ไขมันหรือ lipogenesis ขั้นตอนนี้จะทำให้ยีสต์แต่ละชนิดสังเคราะห์กรดไขมันที่มีโครงสร้างแตกต่างกัน โดยการจับกันเองระหว่าง acetyl CoA และ diacylglycerol ด้วยเอนไซม์ diacylglycerol acyltransferase (DGAT) ได้ผลิตภัณฑ์สุดท้ายคือไตรเอซิลกลีเซอรอลสะสมภายในเซลล์เรียกวิธีการสังเคราะห์นี้ว่า Kenedy pathway (Patel et al., 2016)



ภาพที่ 3 วิธีชีวสังเคราะห์ไขมันภายในเซลล์ (Patel et al., 2016)



oleaginous yeast สามารถที่เจริญและผลิตน้ำมันภายในเซลล์ โดยใช้แหล่งอาหารที่หลากหลาย ตัวอย่างเช่น ใช้แหล่งคาร์บอนจากกลีเซอรอลซึ่งเป็นของเสียจากกระบวนการผลิตไบโอดีเซล กากเมล็ดปาล์ม น้ำมันซึ่งเป็นของเสียที่ได้จากโรงงานผลิตน้ำมันปาล์ม เป็นแหล่งไนโตรเจน (Leiva-Candia et al., 2014) ในปี 2559 ประเทศไทยมีผลผลิตปาล์มน้ำมันสูงถึง 11 ล้านตัน(สำนักงานเศรษฐกิจการเกษตร 2561) จึงมีปริมาณกากเมล็ดปาล์มน้ำมันในปริมาณมากที่ยังไม่มีการนำมาใช้อย่างคุ้มค่า จากความสามารถในการใช้แหล่งคาร์บอนและแหล่งไนโตรเจนที่หลากหลายของ oleaginous yeast ทำให้ oleaginous yeast มีศักยภาพสูงสำหรับการนำมาใช้ในการผลิตระดับอุตสาหกรรม เนื่องจากสามารถลดต้นทุนในการผลิตจากการใช้ของเสียเป็นสารตั้งต้นเพื่อให้เซลล์ยีสต์เจริญและผลิตน้ำมันได้

*Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 เป็นหนึ่งใน oleaginous yeast ที่มีความสามารถในการผลิตและสะสมน้ำมันภายในเซลล์ คัดแยกได้จากในดินจังหวัดระนองประเทศไทย พบว่ามีองค์ประกอบของกรดไขมันปามิโตเลอิกสูงถึง 22.25% ของปริมาณน้ำมันที่ผลิตและสะสมภายในเซลล์ (รัชนา 2560)

### วัตถุประสงค์ของโครงการ

เพื่อศึกษาความเป็นไปได้ของการนำกลีเซอรอลและกากเมล็ดปาล์มน้ำมันมาใช้เป็นแหล่งคาร์บอนและแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์ สำหรับการผลิตน้ำมันยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 และผลต่อปริมาณ palmitoleic acid ในน้ำมันที่ผลิต

## บทที่ 2

### เครื่องมือ เคมีภัณฑ์ และเชื้อจุลินทรีย์

#### อุปกรณ์ที่ใช้ทดลอง

1. เครื่องกวนสารแบบให้ความร้อน (hot plate magnetic stirrer) รุ่น 502P-2 บริษัท PMC, U.S.A.
2. เครื่องเขย่าชนิดควบคุมอุณหภูมิได้ (refrigerated incubator shaker) รุ่น innova® 4300 บริษัท New Brunswick Scientific, USA
3. เครื่องชั่งทศนิยม 2 ตำแหน่ง รุ่น PG6002-S บริษัท Mettler Toledo, Switzerland
4. เครื่องชั่งทศนิยม 4 ตำแหน่ง รุ่น AG285 บริษัท Mettler Toledo, Switzerland
5. เครื่องนึ่งฆ่าเชื้อ (autoclave) รุ่น SS-352 และ ES-315 บริษัท Tomy Seiko, Japan และรุ่น HV-25 บริษัท HiRaYaMa, Japan
6. เครื่องปั่นผสม (vortex) รุ่น Gene 2 บริษัท Scientific Industries, USA
7. เครื่องปั่นเหวี่ยงความเร็วสูงชนิดควบคุมอุณหภูมิได้ (high speed refrigerated centrifuge) รุ่น 6500 บริษัท Kubota, Japan
8. เครื่องปั่นเหวี่ยงความเร็วสูงชนิดควบคุมอุณหภูมิได้ (high speed refrigerated centrifuge) รุ่น 5922 บริษัท Kubota, Japan
9. เครื่องปั่นเหวี่ยงความเร็วสูงชนิดควบคุมอุณหภูมิได้สำหรับหลอดทดลองขนาดเล็ก (high speed refrigerated microtube centrifuge) รุ่น 1920 บริษัท Kubota, Japan
10. เครื่องวัดความเป็นกรด-ด่าง (pH meter) รุ่น S-20K บริษัท Mettler Toledo, Switzerland
11. เครื่องวัดค่าการดูดกลืนแสง (spectrophotometer) รุ่น Genesys 10S-UV-VIS บริษัท Thermo Scientific Inc, USA
12. ตู้ดูดไอสารระเหยสารเคมี (fume Hood) บริษัท Flexlab, Thailand
13. ตู้ปลอดเชื้อ (laminar flow) บริษัท Lab service, Thailand
14. ตู้อบแห้ง (oven) บริษัท Contherm Scientific, New Zealand
15. ไมโครปิเปตต์ (micropipette) ขนาด 10, 20, 200, 1000 และ 5000 ไมโครลิตร บริษัท Eppendorf, Thailand

16. ไมโครปิเปตต์ (micropipette) ขนาด 5000 ไมโครลิตร บริษัท Mettler Toledo, Switzerland
17. อ่างส่งคลื่นเสียงความถี่สูง (sonicator) รุ่น Elma E30H บริษัท Tovatech, USA

### เคมีภัณฑ์

1. กรดไฮโดรคลอริก (hydrochloric acid: HCl) บริษัท Sigma Inc, Germany
2. กลูโคส (D-glucose:  $C_6H_{12}O_6$ ) บริษัท Sigma Inc, Germany
3. คลอโรฟอร์ม (chloroform:  $CHCl_3$ ) บริษัท V.S. Chem house, Bangkok
4. โซเดียมคลอไรด์ (sodium chloride: NaCl) บริษัท Merck Co. Ltd, Germany
5. โซเดียมไฮดรอกไซด์ (sodium hydroxide: NaOH) บริษัท Merck Co. Ltd, Germany
6. เพปโทน (peptone) บริษัท Becton Co. Ltd, Germany
7. เมทานอล (methanol:  $CH_3OH$ ) บริษัท V.S. Chem house, Bangkok
8. แมกนีเซียมซัลเฟตเฮปตะไฮเดรต (magnesium sulfate heptahydrate:  $MgSO_4 \cdot 7H_2O$ ) บริษัท Merck Co. Ltd, Germany
9. วุ้นผง (agar) บริษัท Becton, USA
10. สารสกัดจากมอลต์ (malt extract) บริษัท Becton, Dickinson & Company, USA
11. สารสกัดจากยีสต์ (yeast extract) บริษัท Becton Co. Ltd, Germany
12. แอมโมเนียมซัลเฟต (ammonium sulphate:  $(NH_4)_2SO_4$ ) บริษัท Merck Co. Ltd, Germany
13. กลีเซอรอล บริษัท Merck Co. Ltd, Germany
14. กากเมล็ดปาล์ม

### เชื้อจุลินทรีย์

*Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 คัดแยกได้จากในดินจังหวัดระนองประเทศไทย (รัชนา 2560)

### บทที่ 3

#### วิธีการทดลอง

3.1. เปรียบเทียบการผลิตน้ำมันของยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 เมื่อเลี้ยงในอาหารที่มีกลีเซอรอลและกากเมล็ดปาล์มน้ำมันเป็นแหล่งคาร์บอนและแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์กับอาหารที่มีคาร์บอนสูงแต่ไนโตรเจนต่ำซึ่งมีกลูโคสและสารสกัดจากยีสต์เป็นแหล่งคาร์บอนและแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์

##### 3.1.1 การเตรียมหัวเชื้อยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2

ย้ายโคโลนีเดี่ยวของยีสต์ ที่เจริญบนอาหารแข็ง YM (glucose 10 กรัม/ลิตร, yeast extract 3 กรัม/ลิตร, malt extract 3 กรัม/ลิตร, peptone 5 กรัม/ลิตร, agar 20 กรัม/ลิตร pH 5.5) ที่อุณหภูมิห้องนาน 48 ชม. ลงในอาหารเหลว YM 50 มิลลิลิตร ในฟลาสก์ ขนาด 250 มิลลิลิตร ปรับค่าความขุ่นที่ความยาวคลื่น 660 นาโนเมตรเป็น 0.8 เขย่าให้อากาศที่ความเร็ว 200 รอบต่อนาที อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส นาน 24 ชั่วโมง ถ่ายเชื้อปริมาณ 10% (ปริมาตรต่อปริมาตร) ลงในอาหารเหลว YM ปริมาตร 45 มิลลิลิตร ในฟลาสก์ ขนาด 250 มิลลิลิตร บ่มที่สภาวะเดิมนาน 48 ชั่วโมง ปั่นเหวี่ยงที่  $9803 \times g$  อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส นาน 10 นาที

3.1.2 การเตรียมอาหารผลิตน้ำมัน (lipid production medium) ที่มีแหล่งคาร์บอนสูงและแหล่งไนโตรเจนต่ำ

3.1.2.1 การเตรียมอาหารผลิตน้ำมันซึ่งมีกลูโคสเป็นแหล่งคาร์บอนและสารสกัดจากยีสต์เป็นแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์ (**glucose – (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> – yeast extract medium**) โดยละลายกลูโคส 50 กรัม, yeast extract (YE) 0.1 กรัม, แอมโมเนียมซัลเฟต (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub> SO<sub>4</sub> 0.1 กรัม, แมกนีเซียมซัลเฟต (MgSO<sub>4</sub> • 7H<sub>2</sub>O) 0.5 กรัม, โซเดียมคลอไรด์ (NaCl) 0.1 กรัม, แคลเซียมคลอไรด์ (CaCl<sub>2</sub> • H<sub>2</sub>O) 0.1 กรัม ในน้ำกลั่น 1 ลิตร ปรับ pH เป็น 5.5 ฆ่าปราศจากเชื้อด้วยไอน้ำ ที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียสความดัน 100 kPa เป็นเวลา 15 นาที

3.1.2.2 การเตรียมอาหารผลิตน้ำมันซึ่งมีกลีเซอรอลเป็นแหล่งคาร์บอนและกากเมล็ดปาล์ม น้ำมัน (palm kernel waste, PK) เป็นแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์ (**glycerol – (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> – PK medium medium**) ทำโดยปรับสภาพกากเมล็ดปาล์มน้ำมัน 0.1 กรัมต่อลิตร ด้วยไอน้ำ ที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 100 kPa เป็นเวลา 20 นาที จากนั้นนำมากรองผ่านกระดาษกรอง whatman นำส่วนของเหลวที่กรองได้ ไปใช้เตรียมอาหารผลิตน้ำมันต่อโดยการละลายกลีเซอรอล 48 มิลลิลิตร, แอมโมเนียมซัลเฟต 0.1 กรัม, แมกนีเซียมซัลเฟต 0.5 กรัม, โซเดียมคลอไรด์ 0.1 กรัม, แคลเซียมคลอไรด์ 0.1 กรัม ในปริมาตรสุดท้าย 1 ลิตร ปรับ pH เป็น 5.5 ทำให้ปราศจากเชื้อด้วยไอน้ำที่อุณหภูมิ 110 องศาเซลเซียส ความดัน 100 kPa เป็นเวลา 10 นาที

3.1.2.3 การเตรียมอาหารผลิตน้ำมันซึ่งมีกลีเซอรอลเป็นแหล่งคาร์บอนและสารสกัดจากยีสต์ เป็นแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์ (**glycerol – (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> – YE medium**) ทำโดยละลายกลีเซอรอล 48 มิลลิลิตร, yeast extract 0.1 กรัม, แอมโมเนียมซัลเฟต 0.1 กรัม, แมกนีเซียมซัลเฟต 0.5 กรัม, โซเดียมคลอไรด์ 0.1 กรัม, แคลเซียมคลอไรด์ 0.1 กรัม ในน้ำกลั่น 1 ลิตร ปรับ pH เป็น 5.5 ทำให้ปราศจากเชื้อด้วยไอน้ำที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 100 kPa เป็นเวลา 15 นาที

3.1.3 การหาอาหารที่เหมาะสมเพื่อให้ยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 ผลิตน้ำมันในปริมาณสูง

นำหัวเชื้อที่เตรียมไว้ในข้อ 3.1.1 มาล้างเซลล์ด้วยน้ำกลั่นปราศจากเชื้อ 2 ครั้ง โดยการปั่นเหวี่ยงที่ 1988 g อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียสนาน 10 นาที จากนั้นแขวนลอยเซลล์ในอาหารที่เตรียมไว้ในข้อ 3.1.2 ชนิดต่างๆ 10 มิลลิลิตร ถ่ายเชื้อปริมาตร 10 มิลลิลิตรลงในฟลาสก์ขนาด 250 มิลลิลิตรที่มีอาหารผลิตน้ำมันชนิดเดียวกันกับที่แขวนลอยเซลล์อยู่ 40 มิลลิลิตร นำไปเลี้ยงต่อที่อุณหภูมิห้อง เขย่าให้อากาศที่ความเร็ว 200 รอบต่อนาทีเป็นเวลา 6 วัน พอคرب 6 วัน นำมาปั่นเหวี่ยงเพื่อเก็บเซลล์ที่  $9803 \times g$  อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียสนาน 10 นาที ล้างเซลล์ด้วยน้ำกลั่นปราศจากเชื้อ 2 ครั้ง จากนั้นแขวนลอยเซลล์ในน้ำกลั่นปราศจากเชื้อปริมาตร 10 มิลลิลิตร นำไปทำแห้งโดยวิธีเยือกแข็งภายใต้สุญญากาศ (lyophilization) แล้วนำไปสกัดน้ำมัน

3.1.4 การสกัดน้ำมันจากยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2

ซึ่งเซลล์แห้งจากข้อ 3.1.3 ปริมาณ 0.1 กรัม ใส่ในหลอดฝาเกลียว เต็ม chloroform : methanol (อัตราส่วน 2:1 v/v) ปริมาตร 2 มิลลิลิตร ทำให้เซลล์แตกโดยการใช้คลื่นเสียงความถี่สูง ( $f = 37 \text{ kHz}$ ) นาน 15

นาที่ ดูดใส่ eppendorf ปั่นเหวี่ยงที่ 4 องศาเซลเซียส ความเร็ว 14,000 รอบต่อนาทีเป็นเวลา 5 นาที ดูดส่วนชั้น น้ำด้านบนใส่หลอดเทฟลอนใหม่ เติม NaCl (0.73% w/v) 1.6 มิลลิลิตร เพื่อให้ได้เป็นสารผสม chloroform : methanol : water (อัตราส่วน 2:1:0.8 v/v/v) เขย่าผสมให้เข้ากัน 15 วินาที ปั่นเหวี่ยงที่ 4 องศาเซลเซียส ความเร็ว 11104 × g 10 นาที ดูดส่วนใสชั้นล่างใส่หลอดทดลองที่ทราบน้ำหนักแล้ว นำไประเหยแห้งที่ อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 3 วัน ชั่งหาน้ำหนักน้ำมันที่ได้

#### 3.1.4.1 การคำนวณหาปริมาณน้ำมันภายในเซลล์และผลผลิตน้ำมัน

$$\text{ปริมาณน้ำมันภายในเซลล์ \% (กรัม/กรัม)} : \frac{\text{น้ำหนักน้ำมัน (กรัม)}}{\text{น้ำหนักเซลล์ที่ใช้ในการสกัด (กรัม)}} \times 100$$

$$\text{ผลผลิตน้ำมัน (กรัม/ลิตร)} : \frac{\text{น้ำหนักน้ำมัน (กรัม)}}{\text{น้ำหนักเซลล์ที่ใช้ในการสกัด}} \times \text{น้ำหนักเซลล์ทั้งหมด (ลิตร)}$$

3.2 การเปรียบเทียบการผลิตน้ำมันยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 ในอาหารที่มีกลีเซอรอล เป็นแหล่งคาร์บอนและมีแอมโมเนียมซัลเฟต หรือ กากเมล็ดปาล์มน้ำมัน หรือ แอมโมเนียมซัลเฟตร่วมกับ กากเมล็ดปาล์มน้ำมันเป็นแหล่งไนโตรเจน

3.2.1 เตรียมหัวเชื้อยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 ตามวิธีข้อ 3.1.1

3.2.2 ผลิตน้ำมันยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 ตามวิธีข้อ 3.1.1 ในอาหารผลิตน้ำมันที่มี กลีเซอรอลเป็นแหล่งคาร์บอนแต่แปรผันแหล่งไนโตรเจนดังนี้ 1) แอมโมเนียมซัลเฟต 0.1 กรัมต่อลิตร 2) กาก เมล็ดปาล์มน้ำมัน 0.1 กรัมต่อลิตรร่วมกับแอมโมเนียมซัลเฟต 0.1 กรัมต่อลิตร และ 3) กากเมล็ดปาล์มน้ำมัน 0.2 กรัมต่อลิตรเป็นแหล่งไนโตรเจน โดยที่อาหารทั้ง 3 ชนิด ไม่มีการเติมสารสกัดจากยีสต์ตามวิธีข้อ 3.1.2.2

## บทที่ 4

### ผลการทดลอง

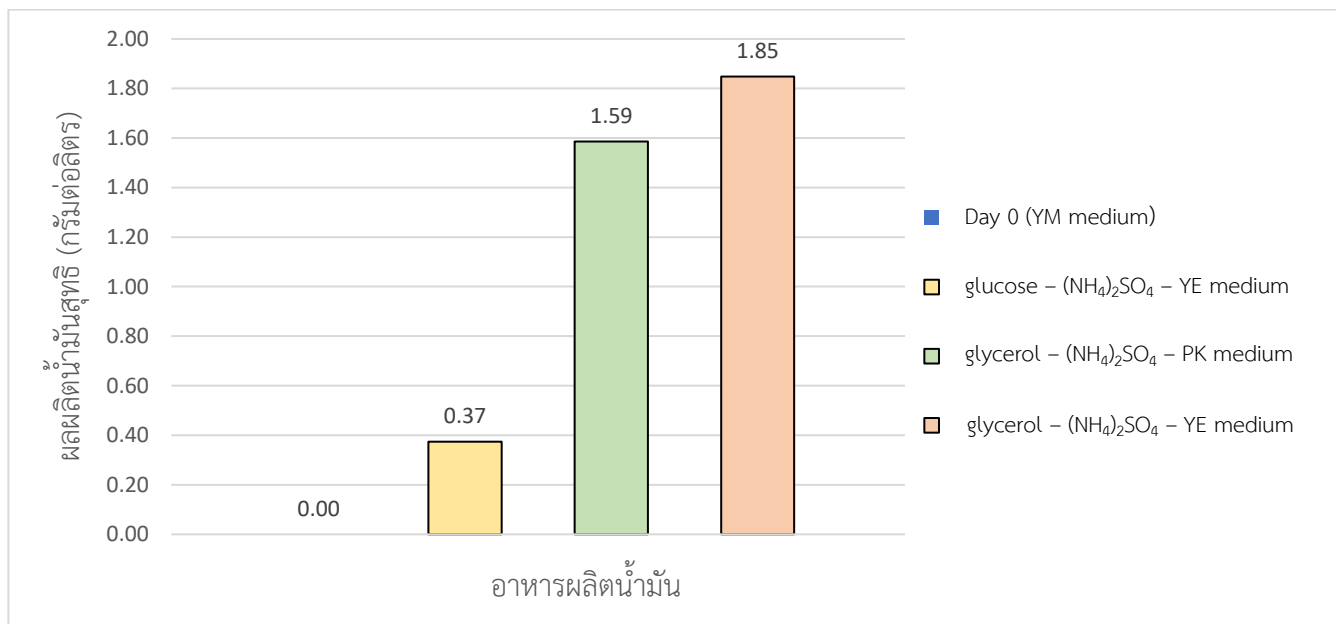
4.1. ผลการหาปริมาณน้ำมันที่ยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 ผลิตและสะสมภายในเซลล์เมื่อเจริญในอาหารผลิตน้ำมันที่แตกต่างกัน

ผลการเลี้ยงยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 ในอาหาร YM medium สำหรับการเจริญเพิ่มจำนวนเซลล์เป็นเวลา 2 วันและแขวนลอยเซลล์ที่ได้  $3.79 \pm 0.10$  กรัมต่อลิตรในอาหารผลิตน้ำมันชนิดต่างๆ เป็นเวลา 6 วัน พบว่าปริมาณน้ำมันของยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 ที่แขวนลอยในอาหารผลิตน้ำมัน 3 ชนิด ได้แก่ อาหารซึ่งมีกลูโคสเป็นแหล่งคาร์บอนและสารสกัดจากยีสต์เป็นแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์ (glucose –  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  – YE medium) อาหารซึ่งมีกลีเซอรอลเป็นแหล่งคาร์บอนและกากเมล็ดปาล์มน้ำมันเป็นแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์ (glycerol –  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  – PK medium) และอาหารซึ่งมีกลีเซอรอลเป็นแหล่งคาร์บอนและมีสารสกัดจากยีสต์เป็นแหล่งไนโตรเจน (glycerol –  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  – YE medium) เท่ากับร้อยละ  $3.95 \pm 1.00$ ,  $12.55 \pm 2.47$  และ  $14.85 \pm 2.09$  กรัม/กรัมโดยน้ำหนักต่อน้ำหนักแห้ง ตามลำดับ (ตารางที่ 4.1 แผนภูมิที่ 4.1)

ตาราง 4.1 น้ำหนักเซลล์แห้ง ปริมาณน้ำมันภายในเซลล์ และผลผลิตน้ำมันเมื่อเลี้ยงยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 ในอาหารผลิตน้ำมันที่แตกต่างกัน

	น้ำหนักเซลล์แห้ง (กรัมต่อลิตร)	ปริมาณน้ำมันภายในเซลล์ (%กรัม/กรัมเซลล์แห้ง)	ผลผลิตน้ำมัน (กรัมต่อลิตร)
Day 0 (YM medium)	$3.79 \pm 0.10$	$0.31 \pm 0.26$	0.00
glucose – $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ – YE medium	$9.38 \pm 0.60$	$3.95 \pm 1.00$	0.37
glycerol – $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ – PK medium	$12.77 \pm 2.14$	$12.55 \pm 2.47$	1.59
glycerol – $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ – PK medium	$12.33 \pm 1.35$	$14.85 \pm 2.09$	1.85

แผนภูมิ 4.1 ผลผลิตน้ำมันสุทธิของยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 (กรัมต่อลิตร)



4.2. ผลการหาปริมาณน้ำมันที่ยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 ผลิตและสะสมภายในเซลล์เมื่อเจริญในอาหารซึ่งมีกลีเซอรอลเป็นแหล่งคาร์บอนและมีแอมโมเนียมซัลเฟตหรือกากเมล็ดปาล์มน้ำมันร่วมกับแอมโมเนียมซัลเฟตหรือกากเมล็ดปาล์มน้ำมันเพียงอย่างเดียวเป็นแหล่งไนโตรเจน

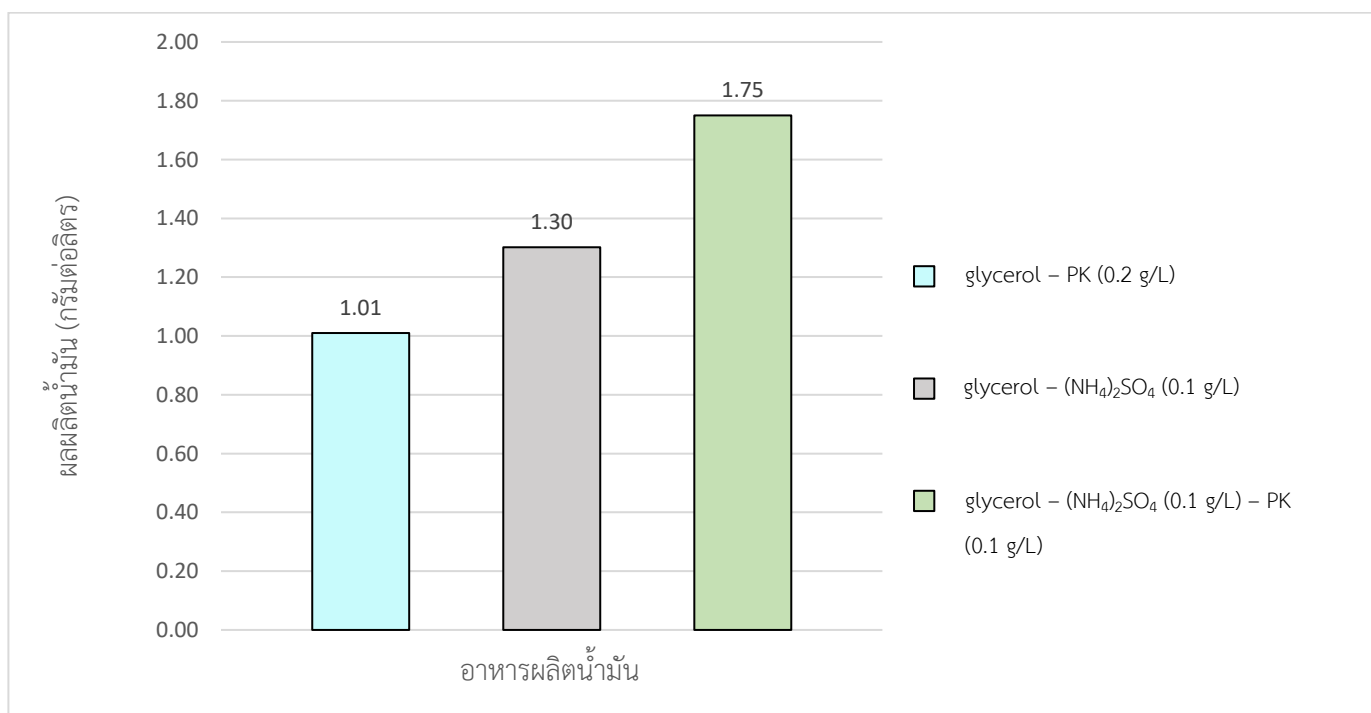
ผลการเลี้ยงยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 ในอาหารผลิตน้ำมันชนิดต่างๆซึ่งแปรผันแหล่งไนโตรเจนเป็นเวลา 6 วัน พบว่าปริมาณน้ำมันที่ยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 ผลิตและสะสมภายในเซลล์ในอาหารที่มีกลีเซอรอลเป็นแหล่งคาร์บอนแต่แปรผันแหล่งไนโตรเจนเป็น 1) แอมโมเนียมซัลเฟต 0.1 กรัมต่อลิตร 2) กากเมล็ดปาล์มน้ำมัน 0.1 กรัมต่อลิตรร่วมกับแอมโมเนียมซัลเฟต 0.1 กรัมต่อลิตร และ 3) กากเมล็ดปาล์มน้ำมันเพียงอย่างเดียว 0.2 กรัมต่อลิตร เท่ากับร้อยละ  $15.42 \pm 1.07$ ,  $13.69 \pm 0.11$  และ  $11.95 \pm 1.23$  กรัม/กรัมน้ำหนักเซลล์แห้งตามลำดับ (ตารางที่ 4.2 แผนภูมิที่ 4.2) \*ในอาหารทั้ง 3 ชนิดไม่เติมสารสกัดจากยีสต์



ตาราง 4.2 น้ำหนักเซลล์แห้ง ปริมาณน้ำมันภายในเซลล์ และผลผลิตน้ำมัน เมื่อเลี้ยงยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 ในอาหารผลิตน้ำมันที่แปรผันแหล่งไนโตรเจน

	น้ำหนักเซลล์แห้ง (กรัมต่อลิตร)	ปริมาณน้ำมันภายในเซลล์ (%กรัม/กรัมเซลล์แห้ง)	ผลผลิตน้ำมัน (กรัมต่อลิตร)
glycerol - (NH <sub>4</sub> ) <sub>2</sub> SO <sub>4</sub> medium	8.36 ± 0.14	15.42 ± 1.07	1.30
glycerol - (NH <sub>4</sub> ) <sub>2</sub> SO <sub>4</sub> - PK (0.1 g/L) medium	12.77 ± 2.14	13.69 ± 0.11	1.75
glycerol - PK (0.2 g/L) medium	8.47 ± 0.08	11.95 ± 1.23	1.01

แผนภูมิ 4.2 ผลผลิตน้ำมันที่ยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 ผลิตในอาหารผลิตน้ำมันที่แปรผันแหล่งไนโตรเจน



4.3 ผลการหาค่าประกอบของกรดไขมันในปริมาณน้ำมันที่ยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 ผลิตและสะสมภายในเซลล์เมื่อเจริญในอาหารผลิตน้ำมัน 2 ชนิด ได้แก่อาหารซึ่งกลีเซอรอลเป็นแหล่งคาร์บอนและมีสารสกัดจากยีสต์เป็นแหล่งไนโตรเจน (glycerol – (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> – YE medium) และอาหารซึ่งมีกลีเซอรอลเป็นแหล่งคาร์บอนและกากเมล็ดปาล์มน้ำมันเป็นแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์ (glycerol – (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> – PK medium)

มีองค์ประกอบของ palmitoleic acid ในปริมาณน้ำมันที่ยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 ผลิตและสะสมภายในเซลล์เมื่อเจริญในอาหารผลิตน้ำมันอาหาร glycerol – (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> – YE medium และ glycerol – (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> – PK medium เท่ากับ 23.81% และ 22.31% ตามลำดับ

ตาราง 4.3 องค์ประกอบของกรดไขมันคิดเป็นเปอร์เซ็นต์ของน้ำมันที่ยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 ผลิตและสะสมทั้งหมดภายในเซลล์

ชนิดของกรดไขมัน \ ชนิดของอาหารผลิตน้ำมัน	glycerol – (NH <sub>4</sub> ) <sub>2</sub> SO <sub>4</sub> – YE medium	glycerol – (NH <sub>4</sub> ) <sub>2</sub> SO <sub>4</sub> – PK medium
C14:0 Myristic acid	0.66 ± 0.02	0.62 ± 0.03
C16:0 Palmitic acid	30.49 ± 1.87	31.07 ± 1.75
C16:1 Palmitoleic acid	23.81 ± 1.45	22.13 ± 1.05
C18:0 Stearic acid	1.34 ± 0.12	1.45 ± 0.13
C18:1 Oleic acid	29.98 ± 0.92	32.15 ± 0.55
C18:2 Linoleic acid	10.79 ± 0.31	10.11 ± 1.04

## บทที่ 5

### อภิปรายผลการทดลอง

ผลการศึกษาปริมาณน้ำมันที่ยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 ผลิตและสะสมภายในเซลล์เมื่อเจริญในอาหารผลิตน้ำมัน 3 ชนิด ได้แก่ อาหารซึ่งมีกลูโคสเป็นแหล่งคาร์บอนและสารสกัดจากยีสต์เป็นแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์ (glucose –  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  – YE medium) อาหารซึ่งมีกลีเซอรอลเป็นแหล่งคาร์บอนและกากเมล็ดปาล์มน้ำมันเป็นแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์ (glycerol –  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  – PK ( PK;0.1 g/L ) medium) และอาหารซึ่งมีกลีเซอรอลเป็นแหล่งคาร์บอนและสารสกัดจากยีสต์เป็นแหล่งไนโตรเจน (glycerol –  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  – YE medium) โดยอาหารผลิตน้ำมันทั้ง 3 ชนิดนี้มีแอมโมเนียมซัลเฟตเป็นแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์ เป็นเวลา 6 วัน พบว่ายีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 ที่แขวนลอยในอาหาร **glycerol –  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  – YE medium** ให้ผลผลิตปริมาณน้ำมันสูงที่สุด 1.85 กรัมต่อลิตร ปริมาณน้ำมันสะสมในเซลล์เท่ากับ 14.85% กรัม/กรัมเซลล์แห้ง รองลงมาคือในอาหาร **glycerol –  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  – PK ( PK;0.1 g/L ) medium** ได้ผลผลิตน้ำมัน 1.59 กรัมต่อลิตร ปริมาณน้ำมันสะสมในเซลล์ 12.55 % กรัม/กรัมเซลล์แห้ง อาจเป็นเพราะเซลล์สามารถนำกลีเซอรอลมาผลิตน้ำมันผ่านวิถีชีวสังเคราะห์ที่รวดเร็วกว่ากลูโคส นอกจากนั้นยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 ยังสามารถใช้กากเมล็ดปาล์มน้ำมันเป็นแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์แทนสารสกัดจากยีสต์ได้ แต่ทั้งนี้ยังสรุปไม่ได้ว่าสารสกัดจากยีสต์ให้ผลผลิตน้ำมันสูงกว่ากากเมล็ดปาล์มน้ำมัน เพราะปริมาณไนโตรเจนอินทรีย์ที่ใช้ไม่เท่ากัน

จากผลการทดลองต่อมาที่พบว่าในอาหารผลิตน้ำมันที่มีกลีเซอรอลเป็นแหล่งคาร์บอน กากเมล็ดปาล์มน้ำมัน (0.1 กรัมต่อลิตร) เป็นแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์และแอมโมเนียมซัลเฟต (0.1 กรัมต่อลิตร) เป็นแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์ หากไม่เติมกากเมล็ดปาล์มมีเฉพาะแอมโมเนียมซัลเฟต (0.1 กรัมต่อลิตร) ผลผลิตน้ำมันจะลดลงจาก 1.75 เป็น 1.30 กรัมต่อลิตร การใช้แอมโมเนียมซัลเฟต (0.1 กรัมต่อลิตร) ร่วมกับกากเมล็ดปาล์มน้ำมัน (0.1 กรัมต่อลิตร) ให้ผลผลิตน้ำมันสูงกว่าการใช้แอมโมเนียมซัลเฟต (0.1 กรัมต่อลิตร) เพียงอย่างเดียว อาจเป็นผลมาจากปริมาณไนโตรเจนที่มากกว่า หรือผลของการขาดไนโตรเจนอินทรีย์บางชนิดที่มีในกากเมล็ดปาล์มน้ำมัน แต่เมื่อใช้การเมล็ดปาล์ม (0.2 กรัมต่อลิตร) เป็นแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์ โดยไม่เติมแอมโมเนียมซัลเฟต (0.1 กรัมต่อลิตร) ผลผลิตน้ำมันจะลดลงจาก 1.75 เป็น 1.01 กรัมต่อลิตร ในทำนองเดียวกันการใช้กากเมล็ดปาล์มน้ำมันเพียงอย่างเดียว (0.2 กรัมต่อลิตร) ทำให้ผลผลิตน้ำมันต่ำกว่าที่ได้จากการใช้แอมโมเนียมซัลเฟต (0.1 กรัมต่อลิตร) อาจเกิดจากปริมาณไนโตรเจนในกากเมล็ดปาล์มน้ำมัน (0.2 กรัมต่อลิตร) ต่ำกว่าหรือเป็นผลมาจากความต้องการของแอมโมเนียมในการสังเคราะห์น้ำมัน จึงควรกำหนดให้ทุกการทดลองที่ทำมีปริมาณไนโตรเจน

เท่ากันเพื่อที่จะสรุปได้ว่ายีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 ผลิตน้ำมันได้ดีเมื่อแขวนลอยในอาหาร ผลิตน้ำมันมีแอมโมเนียมซัลเฟตเป็นแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์ หรือกากเมล็ดปาล์มน้ำมันเป็นแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์ หรือต้องใช้แอมโมเนียมซัลเฟตร่วมกับกากเมล็ดปาล์มน้ำมัน

จากผลการวิเคราะห์องค์ประกอบของกรดไขมันในน้ำมันที่ยีสต์ผลิตและสะสมภายในเซลล์พบว่า ในอาหารผลิตน้ำมันซึ่งมีกลูโคสเป็นแหล่งคาร์บอนและสารสกัดจากยีสต์เป็นแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์ (**glucose – (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> – yeast extract medium**) พบว่าน้ำมันที่ยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 ผลิตและสะสมภายในเซลล์ มีองค์ประกอบของกรดไขมันปามิโตเลอิกเท่ากับ 22.25% จากปริมาณน้ำมันที่ผลิตและสะสมทั้งหมดภายในเซลล์ (รัชนา 2560) ในอาหารผลิตน้ำมันซึ่งมีกลีเซอรอลเป็นแหล่งคาร์บอนและกากเมล็ดปาล์มน้ำมันเป็นแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์ (**glycerol – (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> – PK medium**) พบว่าน้ำมันยีสต์ *Cyberlindnera subsufficiens* NG 8.2 ผลิตและสะสมน้ำมันภายในเซลล์ ที่มีองค์ประกอบของกรดไขมันปามิโตเลอิกเท่ากับ 22.13% ซึ่งใกล้เคียงกันมาก จากผลการทดลองนี้แสดงให้เห็นว่า กลีเซอรอลและกากเมล็ดปาล์มน้ำมันมีศักยภาพพอที่จะนำมาใช้เป็นแหล่งคาร์บอนและแหล่งไนโตรเจนแทนกลูโคสและสารสกัดจากยีสต์ซึ่งมีราคาแพงเป็นการลดต้นทุนการผลิตในระดับอุตสาหกรรม

## เอกสารอ้างอิง

กรมสุขภาพจิต. (2562). *เผยสถิติน้ำหนักใจคนไทยป่วยโรคหัวใจ 432,943 คนต่อปี นักโภชนาบำบัดชี้ นมถั่วเหลืองช่วยลดปัจจัยเสี่ยง*. 20 เมษายน, 2562, จาก กรมสุขภาพจิต: <https://www.dmh.go.th/news-dmh/view.asp?id=29507>

รัชนา พระนิมิตร, การคัดแยกยีสต์เพื่อผลิตน้ำมันจากไฮโดรไลเสตของใบอ้อย (วิทยานิพนธ์ ปริญญาวิทยาศาสตรมหาบัณฑิต สาขาวิชาจุลชีววิทยาและเทคโนโลยีจุลินทรีย์ ภาควิชาจุลชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย, 2560), หน้า 62.

สำนักงานเศรษฐกิจการเกษตร. (2561). *ปาล์มน้ำมัน:เนื้อที่ยืนต้น เนื้อที่ให้ผล ผลผลิต และผลผลิตต่อไร่ ปี 2559*. 20 เมษายน, 2562, จาก สำนักงานเศรษฐกิจการเกษตร: <http://www.oae.go.th/assets/portals/1/files/production/oilpalm.pdf>

Ageitos, J. M., Vallejo, J. A., Veiga-Crespo, P., & Villa, T. G. (2011). Oily yeasts as oleaginous cell factories. *Applied Microbiology and Biotechnology*, 90(4), 1219-1227

Ahnström, J. (2009). *Apolipoprotein M—Studies of Structure and Function* (Vol. 2009): Department of Clinical Chemistry, Lund University.

Bernstein, A. M., Roizen, M. F., & Martinez, L. (2014). Purified palmitoleic acid for the reduction of high-sensitivity C-reactive protein and serum lipids: A double-blinded, randomized, placebo controlled study. *Journal of Clinical Lipidology*, 8(6), 612-617.

- Braunwald, T., Schwemmlin, L., Graeff-Hönninger, S., French, W. T., Hernandez, R., Holmes, W. E., & Claupein, W. (2013). Effect of different C/N ratios on carotenoid and lipid production by *Rhodotorula glutinis*. *Applied microbiology and biotechnology*, *97*(14), 6581-6588.
- Chen, X.-F., Huang, C., Yang, X.-Y., Xiong, L., Chen, X.-D., & Ma, L.-L. (2013). Evaluating the effect of medium composition and fermentation condition on the microbial oil production by *Trichosporon cutaneum* on corncob acid hydrolysate. *Bioresource Technology*, *143*, 18-24.
- Dallé da Rosa, P., Mattanna, P., Carboni, D., Amorim, L., Richards, N., & Valente, P. (2014). *Candida zeylanoides* as a new yeast model for lipid metabolism studies: effect of nitrogen sources on fatty acid accumulation. *Folia microbiologica*, *59*(6), 477-484.
- Herrington, W., Lacey, B., Sherliker, P., Armitage, J., & Lewington, S. (2016). Epidemiology of Atherosclerosis and the Potential to Reduce the Global Burden of Atherothrombotic Disease. *Circulation Research*, *118*(4), 535-546.
- Kolouchová, I., Sigler, K., Schreiberová, O., Masák, J., & Řezanka, T. (2015). New yeast-based approaches in production of palmitoleic acid. *Bioresource Technology*, *192*, 726-734.
- Leiva-Candia, D. E., Pinzi, S., Redel-Macias, M. D., Koutinas, A., Webb, C., & Dorado, M. P. (2014). The potential for agro-industrial waste utilization using oleaginous yeast for the production of biodiesel. *Fuel*, *123*, 33-42.
- Patel, A., Arora, N., Sartaj, K., Pruthi, V., & Pruthi, P. (2016). *Sustainable biodiesel production from oleaginous yeasts utilizing hydrolysates of various non-edible lignocellulosic biomasses* (Vol. 62).
- Ross, R. (1999). Atherosclerosis — An Inflammatory Disease. *New England Journal of Medicine*, *340*(2), 115-126.

ภาคผนวก

ภาคผนวก ก.

อาหารเลี้ยงเชื้อ

1. อาหารเพิ่มจำนวนเซลล์

1.1 อาหาร YM (YM medium)

Glucose 10 กรัมต่อลิตร

Peptone 5 กรัมต่อลิตร

yeast extract 3 กรัมต่อลิตร

malt extract 3 กรัมต่อลิตร

(ผงวุ้น 20 กรัมต่อลิตร)

pH 5.5 ทำให้ปราศจากเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 103.4 kPa นาน 15 นาที

2. อาหารผลิตน้ำมัน (lipid production medium)

2.1 อาหารซึ่งมีกลูโคสเป็นแหล่งคาร์บอนและสารสกัดจากยีสต์เป็นแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์ (glucose –  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  – YE medium)

กลูโคส 50 กรัม/ลิตร

แอมโมเนียมซัลเฟต ( $(\text{NH}_4)_2 \text{SO}_4$ ) 0.1 กรัมต่อลิตร

yeast extract 0.1 กรัมต่อลิตร

แมกนีเซียมซัลเฟต ( $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ ) 0.5 กรัมต่อลิตร

โซเดียมคลอไรด์ (NaCl) 0.1 กรัมต่อลิตร

แคลเซียมคลอไรด์ ( $\text{CaCl}_2 \cdot \text{H}_2\text{O}$ ) 0.1 กรัมต่อลิตร

pH 5.5 ทำให้ปราศจากเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 103.4 kPa นาน 15 นาที



## 2.2 อาหารซึ่งมีกลีเซอรอลเป็นแหล่งคาร์บอนและกากเมล็ดปาล์มน้ำมันเป็นแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์

ตามลำดับ(Glycerol Palm Kernel Waste (GPKW) medium)

### 2.2.1 Glycerol – (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> – PK medium

กากเมล็ดปาล์มน้ำมัน 0.1 กรัมต่อลิตร

กลีเซอรอล 48 มิลลิลิตรต่อลิตร

แอมโมเนียมซัลเฟต (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub> SO<sub>4</sub>) 0.1 กรัมต่อลิตร

แมกนีเซียมซัลเฟต (MgSO<sub>4</sub> • 7H<sub>2</sub>O) 0.5 กรัมต่อลิตร

โซเดียมคลอไรด์ (NaCl) 0.1 กรัมต่อลิตร

แคลเซียมคลอไรด์ (CaCl<sub>2</sub> • H<sub>2</sub>O) 0.1 กรัมต่อลิตร

ปรับเป็น pH 5.5 ทำให้ปราศจากเชื้อด้วยไอน้ำที่อุณหภูมิ 110 องศาเซลเซียส นาน 10 นาที

### 2.2.2 Glycerol – (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> medium

กลีเซอรอล 48 มิลลิลิตรต่อลิตร

แอมโมเนียมซัลเฟต (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub> SO<sub>4</sub>) 0.1 กรัมต่อลิตร

แมกนีเซียมซัลเฟต (MgSO<sub>4</sub> • 7H<sub>2</sub>O) 0.5 กรัมต่อลิตร

โซเดียมคลอไรด์ (NaCl) 0.1 กรัมต่อลิตร

แคลเซียมคลอไรด์ (CaCl<sub>2</sub> • H<sub>2</sub>O) 0.1 กรัมต่อลิตร

ปรับเป็น pH 5.5 ทำให้ปราศจากเชื้อด้วยไอน้ำที่อุณหภูมิ 110 องศาเซลเซียส นาน 10 นาที

### 2.2.3 Glycerol – PK medium

กากเมล็ดปาล์มน้ำมัน 0.2 กรัมต่อลิตร

กลีเซอรอล 48 มิลลิลิตรต่อลิตร

แมกนีเซียมซัลเฟต ( $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ ) 0.5 กรัมต่อลิตร

โซเดียมคลอไรด์ ( $\text{NaCl}$ ) 0.1 กรัมต่อลิตร

แคลเซียมคลอไรด์ ( $\text{CaCl}_2 \cdot \text{H}_2\text{O}$ ) 0.1 กรัมต่อลิตร

ปรับเป็น pH 5.5 ทำให้ปราศจากเชื้อด้วยไอน้ำที่อุณหภูมิ 110 องศาเซลเซียส ความดัน 103.4 kPa นาน 10 นาที

### 2.3 Glycerol – $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ – YE medium

กลีเซอรอล 48 มิลลิลิตร/ลิตร

แอมโมเนียมซัลเฟต ( $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ ) 0.1 กรัม/ลิตร

yeast extract 0.1 กรัม/ลิตร

แมกนีเซียมซัลเฟต ( $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ ) 0.5 กรัม/ลิตร

โซเดียมคลอไรด์ ( $\text{NaCl}$ ) 0.1 กรัม/ลิตร

แคลเซียมคลอไรด์ ( $\text{CaCl}_2 \cdot \text{H}_2\text{O}$ ) 0.1 กรัม/ลิตร

pH 5.5 ทำให้ปราศจากเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 103.4 kPa นาน 15 นาที

## สารละลาย

chloroform : methanol (2:1 v/v)

chloroform ( $\text{CHCl}_3$ ) 400 มิลลิลิตร

methanol ( $\text{CH}_3\text{OH}$ ) 200 มิลลิลิตร

0.73% sodium chloride (NaCl)

sodium chloride (NaCl) 2.92 กรัม

น้ำกลั่น 400 มิลลิลิตร

ทำให้ปราศจากเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 103.4 kPa นาน 15 นาที

## ภาคผนวก ข.

## ตารางข้อมูลดิบ

ตาราง 4.1 น้ำหนักเซลล์แห้ง ปริมาณน้ำมันภายในเซลล์ และผลผลิตน้ำมันเมื่อแขวนลอยยีสต์ *Cyberlindnera Subsufficiens* NG 8.2 ในอาหารผลิตน้ำมันที่แตกต่างกัน

	น้ำหนักเซลล์แห้ง (กรัมต่อลิตร)		ปริมาณน้ำมันภายในเซลล์ (%กรัม/กรัมเซลล์แห้ง)		ผลผลิตน้ำมันสุทธิ (กรัมต่อลิตร)
	ค่าเฉลี่ย	ค่าการกระจาย	ค่าเฉลี่ย	ค่าการกระจาย	
Day 0 (YM medium)	3.79	0.10	0.31	0.26	0.00
glucose – (NH <sub>4</sub> ) <sub>2</sub> SO <sub>4</sub> – YE medium	9.38	0.60	3.95	1.00	0.37
glycerol – (NH <sub>4</sub> ) <sub>2</sub> SO <sub>4</sub> – PK medium	12.77	2.14	12.55	2.47	1.59
glycerol – (NH <sub>4</sub> ) <sub>2</sub> SO <sub>4</sub> – PK medium	12.33	1.35	14.85	2.09	1.85

ตาราง 4.2 น้ำหนักเซลล์แห้งของยีสต์เมื่อเลี้ยงในอาหารกระตุ้นการผลิตน้ำมันที่มีปริมาณแหล่งไนโตรเจน อินทรีย์แตกต่างกัน ผลผลิตน้ำมัน(%โดยน้ำหนักต่อน้ำหนักเซลล์แห้ง) และผลผลิตน้ำมันสุทธิ(กรัมต่อลิตร) ที่ได้จากการสกัดน้ำมัน

	น้ำหนักเซลล์แห้ง (กรัมต่อลิตร)		ปริมาณน้ำมันภายในเซลล์ (%กรัม/กรัมเซลล์แห้ง)		ผลผลิตน้ำมันสุทธิ (กรัมต่อลิตร)
	ค่าเฉลี่ย	ค่าการกระจาย	ค่าเฉลี่ย	ค่าการกระจาย	
glycerol - (NH <sub>4</sub> ) <sub>2</sub> SO <sub>4</sub> medium	8.36	0.14	15.42	1.07	1.30
glycerol - (NH <sub>4</sub> ) <sub>2</sub> SO <sub>4</sub> - PK (0.1 g/L) medium	12.77	2.14	13.69	0.11	1.75
glycerol - PK (0.2 g/L) medium	8.47	0.08	11.95	1.23	1.01