

การใช้กลุ่มจุลินทรีย์อย่างถูกต้องในการดูแลสุขภาพ

นางสาวภัทร ศรีสุทธิวรกุล

ศูนย์วิทยทรัพยากร  
อุดมการณ์มหาวิทยาลัย

วิทยานิพนธ์นี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตร์มหาบัณฑิต  
สาขาวิทยาศาสตร์สภาวะแวดล้อม สาขาวิชาชีววิทยาศาสตร์สภาวะแวดล้อม  
บัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

ปีการศึกษา 2545

ISBN 974 - 17-2170-6

ลิขสิทธิ์ของจุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

**USING MICROBIAL CONSORTIUM FOR CRUDE OIL DEGRADATION IN REACTOR**

**Miss Pattria Srisutivorgul**

**A Thesis Submitted in Partial Fulfillment of the Requirements  
for the Degree of Master of Science in Environmental Science**

**Inter - department of Environmental Science**

**Graduate School**

**Chulalongkorn University**

**Academic Year 2002**

**ISBN 974 - 17 - 2170 - 6**

หัวข้อวิทยานิพนธ์

โดย

สาขาวิชา

อาจารย์ที่ปรึกษา

การใช้กลุ่มจุลินทรีย์อย่างสละย่นมันคิบในถังหมัก

นางสาวกัทรา ศรีสุทธิวรกุล

สาขาวิชาวิทยาศาสตร์สภาวะแวดล้อม

ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร.ชาญวิทย์ ไอมิตานันท์

บัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย อนุมัติให้นับวิทยานิพนธ์ฉบับนี้เป็นส่วนหนึ่ง  
ของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญามหาบัณฑิต

นฤทธิ์ วงศ์กานต์

คณบดีบัณฑิตวิทยาลัย

(ศาสตราจารย์ ดร.สุชาดา กีระนันทน์)

คณะกรรมการสอบวิทยานิพนธ์

✓✓

ประธานกรรมการ

(ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร.พิพัฒน์ พัฒนาผลไพบูลย์)

นฤทธิ์ วงศ์กานต์ อาจารย์ที่ปรึกษา

(ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร.ชาญวิทย์ ไอมิตานันท์)

น.ส. ณัฐา ธรรม

กรรมการ

(รองศาสตราจารย์ ดร.ประกิตต์สิน สีหันนทน์)

ณัฐา ธรรม

กรรมการ

(ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร.ณัฐชนัญ ลีพิพัฒน์ไพบูลย์)

ก้าว ศรีสุทธิรุจ : การใช้กลุ่มจุลินทรีย์ย่อยสลายน้ำมันดิบในถังหมัก.

(USING MICROBIAL CONSORTIUM FOR CRUDE OIL DEGRADATION IN REACTOR) อ.ที่ปรึกษา : พศ.ดร.ชาญวิทย์ ไอมิตานนท์; 177 หน้า. ISBN 974 - 17 - 2170 - 6

วัตถุประสงค์ของการวิจัยนี้เพื่อศึกษาหาสภาวะที่เหมาะสมในการย่อยสลายน้ำมันดิบในถังหมักขนาด 3 ลิตร ระดับห้องปฏิบัติการ และรวมทั้งศึกษาเปรียบเทียบประสิทธิภาพการย่อยสลายน้ำมันดิบระหว่างในระดับขวดเขย่ากับในถังหมักขนาด 3 ลิตร ซึ่งถูกออกแบบขึ้นมาเพื่อใช้ในการวิจัยครั้งนี้

จากการทดลองการย่อยสลายน้ำมันดิบ (Tapis crude oil) พบว่า ในระดับถังหมักขนาด 3 ลิตร มีความแตกต่างจากในระดับขวดเขย่าอย่างมีนัยสำคัญ ที่ระดับความชื้น 95 เปอร์เซ็นต์ โดยใช้สถิติ Paired Samples Test เป็นตัวทดสอบความแตกต่างของประสิทธิภาพในการย่อยสลายน้ำมันดิบระหว่างในระดับถังหมักกับในระดับขวดเขย่าที่สภาวะเดียวกัน เท่ากับ 95.17 เปอร์เซ็นต์ และ 89.39 เปอร์เซ็นต์ ภายในระยะเวลา 7 วัน ตามลำดับ ดังนี้จึงทำการศึกษาหาสภาวะที่เหมาะสมในการย่อยสลายน้ำมันดิบในถังหมัก โดยมีการแปรผันปัจจัยต่าง ๆ คือ อัตราส่วนของหัวเชื้อที่เติมลงในระบบ ค่าความเป็นกรด - ค่าเริ่มต้นของอาหารเลี้ยงเชื้อ อัตราการให้อาหาร และการเติมสารอาหาร กระบวนการ และจากการทดลอง พบว่า สภาวะที่เหมาะสมในการย่อยสลายน้ำมันดิบ (0.5 เปอร์เซ็นต์ โดยใช้หัวเชื้อ 10 เปอร์เซ็นต์ โดยปริมาตรต่อปริมาตร ในอาหาร BH broth 3 ลิตร) ได้ดีที่สุด คือ ที่สภาวะอัตราส่วนระหว่างแบคทีเรียที่เรียกว่าพลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพ ได้กับกลุ่มจุลินทรีย์ที่ย่อยสลายน้ำมันดิบได้ เท่ากับ 2:1 ความเป็นกรด - ค่าเริ่มต้น 8.0 อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส และอัตราการให้อาหารเท่ากับ 1.0 v.v.m. (ปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำทิ) โดยที่การเติมสารอาหารอย่างต่อเนื่องจะมีประสิทธิภาพในการย่อยสลายน้ำมันดิบได้ดีกว่าเมื่อไม่มีการเติมสารอาหาร เฉลี่ยเท่ากับ 97.91 เปอร์เซ็นต์ และ 90.88 เปอร์เซ็นต์ ภายในระยะเวลา 24 ชั่วโมง ตามลำดับ

สาขาวิชา วิทยาศาสตร์สภาวะแวดล้อม  
สาขาวิชา วิทยาศาสตร์สภาวะแวดล้อม  
ปีการศึกษา 2545

ลายมือชื่อนิสิต ก้าว ศรีสุทธิรุจ...  
ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษา ดร. ชาญวิทย์ ไอมิตานนท์

# # 4289685020 : MAJOR INTER - DEPARTMENT OF ENVIRONMENTAL SCIENCE

KEY WORD : DEGRADATION/CRUDE OIL/MICROBIAL CONSORTIUM/REACTOR

PATTRAA SRISUTIVORGUL : USING MICROBIAL CONSORTIUM FOR CRUDE OIL  
DEGRADATION IN REACTOR.THESES ADVISOR : ASSIST.PROF.CHANVIT  
KOSITANON,Ph.D. 177 pp. ISBN 974 - 17 - 2170 - 6

The objectives of this research are to study crude oil degradation under optimal condition in laboratory scale fermentor and to compare efficiency of crude oil degradation between using shake flasks scale and 3 litres fermentor

The results indicated that the degradation tapis crude oil in laboratory scale different from shake flasks at confidence level 95 % significantly by paired samples test. In laboratory scale degrading crude oil 95.71 % , while in shake flasks scale degrading crude oil 89.39 % within 7 days under the same condition.

This study showed that the optimal condition for degradation of the tapis crude oil in laboratory scale was pH 8.0 , temperature was 25 celsius , aeration rate 1.0 v.v.m. (volume per volume per minute) , and seeding ratio of biosurfactant producer to mixed culture was 2 : 1, which efficiency of degradation total hydrocarbons by addition nutrient in continuous culture was the better in batch culture. The total hydrocarbons in continuous culture and batch culture were reduced by 97.91 % and 90.88 % within 24 hours, respectively.

Inter - Department of Environmental Science

Field of study Environmental Science

Academic year 2002

Student's signature.....

Advisor's signature.....

## กิตติกรรมประกาศ

**วิทยานิพนธ์ฉบับนี้สำเร็จได้ด้วยการให้คำปรึกษาแนะนำและความช่วยเหลือย่างดีเยี่ยมจากผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร.ชาญวิทย์ โนยิตานันท์ อาจารย์ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์ ผู้วิจัยจึงขอรับรองขอบพระคุณเป็นอย่างสูงมา ณ โอกาสนี้**

**ผู้วิจัยขอรับรองขอบพระคุณศาสตราจารย์ ดร.สุชาดา กีระนันทน์ คณบดีบัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย และผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร.พิพัฒน์ พัฒนาผลไพบูลย์ ผู้อำนวยการหลักสูตรสาขาวิชาวิทยาศาสตร์สภาวะแวดล้อม บัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย ที่ให้ความอนุเคราะห์ให้ทุนยกเว้นค่าเล่าเรียน และทุนผู้ช่วยสอนแก่ผู้วิจัย เมื่อปีการศึกษา 2543 ผู้วิจัยจึงขอรับรองขอบพระคุณด้วยความเคารพเป็นอย่างสูงมา ณ โอกาสนี้**

**ขอรับรองขอบพระคุณผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร.พิพัฒน์ พัฒนาผลไพบูลย์ ประธานกรรมการสอบวิทยานิพนธ์ รองศาสตราจารย์ ดร.ประกิตต์สิน สีหันนทน์ และผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร.ณัฐชนันยุล พิพัฒน์ไพบูลย์ คณะกรรมการสอบวิทยานิพนธ์ที่ได้ให้คำแนะนำทำตลอดจนข้อคิดเห็นต่างๆ อันเป็นประโยชน์ อย่างยิ่งต่องานวิจัยนี้ตลอดจนแก่ไขวิทยานิพนธ์ฉบับนี้ให้สมบูรณ์ยิ่งขึ้น**

**ขอรับรองขอบพระคุณสาขาวิชาวิทยาศาสตร์สภาวะแวดล้อม บัณฑิตวิทยาลัย และภาควิชา ชลชีวิทยา คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย ที่ให้ความอนุเคราะห์ในด้านสถานที่ เครื่องมืออุปกรณ์ และสารเคมีที่ใช้ในการวิจัยนี้ ตลอดจนรวมถึงเจ้าหน้าที่ห้องปฏิบัติการและเจ้าหน้าที่ห้องธุรการทุกท่าน ภาควิชาชลชีวิทยา ที่ช่วยให้คำแนะนำช่วยเหลือและอำนวยความสะดวกยามเมื่อผู้วิจัยมีปัญหาในการทำวิจัย ทำให้ผู้วิจัยสามารถดำเนินงานวิจัยจนสำเร็จลุล่วงได้ดี**

**ขอรับรองขอบพระคุณทบวงมหาวิทยาลัย, บัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย, สถาบันส่งเสริมการสอนวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี(สวท.) และมูลนิธิชินโภณพานิช ที่ให้ทุนวิจัยในการทำวิทยานิพนธ์**

**ขอรับรองขอบพระคุณ พี่สุนีย์ ศูนย์เครื่องมือวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย ที่ให้ความช่วยเหลือในเรื่องสารมาตรฐานไฮโดรคาร์บอนบางตัว และให้คำแนะนำช่วยเหลือและอำนวยความสะดวกยามเมื่อผู้วิจัยมีปัญหาในการทำวิจัยจนสำเร็จลุล่วงได้ดี และขอขอบคุณ คุณศรายุทธ จิตรานันท์ ที่ให้กำลังใจ ความช่วยเหลือและคำแนะนำในเรื่องเครื่องมือที่ใช้ในการวิจัยบางส่วน และคุณสมริกา คุ้มไทย ที่เป็นเพื่อนร่วมทุกข์ร่วมสุขกันตลอดระยะเวลาในการทำการวิจัย ตลอดจนพี่ฯ เพื่อนๆ น้องๆ ในห้องปฏิบัติการ 453 ภาควิชาชลชีวิทยา ที่ให้ความช่วยเหลือ กำลังใจและมิตรภาพที่ดีต่อผู้วิจัย จนงานวิจัยนี้สำเร็จได้ดี**

**สุดท้ายนี้ขอรับรองขอบพระคุณ คุณพ่ออมรรักษ์ ศรีสุทธิวรกุล และคุณแม่สมบัติ ศรีสุทธิวรกุล ที่ให้การสนับสนุน ทุ่มเทแรงกายแรงใจส่งเสียงให้การศึกษา ให้ความช่วยเหลือและกำลังใจแก่ผู้วิจัยในการทำวิทยานิพนธ์ฉบับนี้ตลอดมา และขอขอบคุณพี่ๆ น้องๆ เพื่อนๆ และญาติพี่น้องทุกคนที่ให้ความช่วยเหลือ ความห่วงใย แก่ผู้วิจัยมา ณ โอกาสนี้ด้วย**

## สารบัญ

	หน้า
บทคัดย่อภาษาไทย.....	๔
บทคัดย่อภาษาอังกฤษ.....	๕
กิตติกรรมประกาศ.....	๖
สารบัญ.....	๗
สารบัญตาราง.....	๘
สารบัญรูป.....	๙
บทที่	
1 บทนำ.....	1
1.1 ความเป็นมาและความสำคัญของปัญหา.....	1
1.2 วัตถุประสงค์ของการวิจัย.....	2
1.3 ขอบเขตของการวิจัย.....	2
1.4 ประโยชน์ที่คาดว่าจะได้รับ.....	3
2 เอกสารและงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง.....	4
2.1 ลักษณะสมบัติของปิโตรเลียมหรือน้ำมันดิบ.....	4
2.2 แหล่งกำเนิดของมลภาวะจากน้ำมันหรือสารไฮโดรคาร์บอน.....	12
2.3 การเปนปื้นของน้ำมันดิบในสิ่งแวดล้อม.....	13
2.4 สถิติน้ำมันรั่วไหลในประเทศไทย.....	24
2.5 ผลกระทบของน้ำมันต่อสิ่งแวดล้อม.....	29
2.6 การกำจัดคราบน้ำมัน.....	33
2.7 ชุดนิทรรศการที่ย่อยถายไฮโดรคาร์บอน.....	36
2.8 การแพร่กระจายของชุดนิทรรศการที่สามารถย่อยถายไฮโดรคาร์บอน.....	42
2.9 ปัจจัยที่มีอิทธิพลต่อการย่อยถายไฮโดรคาร์บอนของชุดนิทรรศ.....	43
2.10 หลักเกณฑ์ที่บ่งชี้ถึงการย่อยถายไฮโดรคาร์บอนของชุดนิทรรศ.....	48
2.11 งานวิจัยที่เกี่ยวข้อง.....	50
3 วิธีดำเนินการวิจัย.....	57
3.1 เครื่องมือที่ใช้ในการวิจัย.....	57
3.2 เคมีภัณฑ์ที่ใช้ในงานวิจัย.....	58
3.3 ชุดนิทรรศการที่ใช้ในการวิจัย.....	59
3.4 น้ำมันดิบที่ใช้ในการศึกษา.....	60

## สารบัญ (ต่อ)

๙

บทที่	หน้า
3.5 ส่วนประกอบของระบบถังหมักที่ใช้.....	60
3.6 การเก็บตัวอย่างจากระบบถังหมัก.....	63
3.7 การเตรียมหัวเชื้อ.....	63
3.8 การเตรียมอาหารเลี้ยงเชื้อ.....	64
3.9 การเลี้ยงกลุ่มจุลินทรีย์เพื่อศึกษาเปรียบเทียบประสิทธิภาพในการย่อยสลาย น้ำมันดิบระหว่างในขวด夷่ากับถังหมัก และศึกษาหาสภาวะที่เหมาะสมใน การย่อยสลายน้ำมันดิบในถังหมัก.....	65
3.10 การวิเคราะห์ปริมาณไฮโดรคาร์บอนและจำนวนจุลินทรีย์.....	69
4 ผลการวิจัย.....	71
4.1 องค์ประกอบที่มีอยู่ในน้ำมันดิบ (Tapis crude oil) ที่ใช้ในงานวิจัยนี้ .....	71
4.2 การลดลงของน้ำมันดิบเมื่อไม่เติมจุลินทรีย์.....	74
4.3 การเปรียบเทียบอัตราการลดลงของน้ำมันดิบระหว่างในขวด夷่ากับใน ถังหมักระดับห้องปฏิบัติการ.....	75
4.4 การศึกษาหาสภาวะที่เหมาะสมในการย่อยสลายน้ำมันดิบในถังหมัก ระดับห้องปฏิบัติการ.....	79
5 สรุปผลการวิจัย อภิปรายผล และข้อเสนอแนะ.....	110
รายการอ้างอิง.....	119
ภาคผนวก.....	133
ภาคผนวก ก สูตรและวิธีเตรียมอาหารเลี้ยงเชื้อ.....	134
ภาคผนวก ข สี้อมและสารเคมีที่ใช้ทดลอง.....	136
ภาคผนวก ค วิธีการย้อมแกรม (Gram stain).....	137
ภาคผนวก ง สถิติที่ใช้ในการแปลผลเปรียบเทียบปริมาณไฮโดรคาร์บอน ทั้งหมอดที่เหลือ(%)ระหว่างในระดับถังหมัก ขนาด 3 ลิตร กับ ในระดับขวด夷่า.....	138
ภาคผนวก จ องค์ประกอบบางประการของน้ำมันดิบ.....	142
ภาคผนวก ฉ ตัวอย่างการคำนวนหาปริมาณไฮโดรคาร์บอนที่เหลืออยู่ในระบบ ถังหมักขนาด 3 ลิตร.....	143
ภาคผนวก ช โคลามาโทแกรมจากการทดลองที่สภาวะต่าง ๆ .....	150
ภาคผนวก ซ คำศัพท์และมาตราที่ใช้ในด้านน้ำมันบางคำ.....	176
ประวัติผู้เขียนวิทยานิพนธ์.....	177

## สารบัญตาราง

	หน้า
ตารางที่ 2.1 องค์ประกอบของน้ำมันดิบ.....	4
ตารางที่ 2.2 จุดเดือดต่าง ๆ ของลำดับส่วนของน้ำมันดิบ.....	5
ตารางที่ 2.3 ความสามารถในการละลายน้ำของไฮโดรคาร์บอนอินตัวและ อะโรมาติกที่อุณหภูมิห้อง.....	23
ตารางที่ 2.4 แสดงสาเหตุของการรั่วไหลของน้ำมันทั่วโลกในช่วง พ.ศ. 2519 - 2538	24
ตารางที่ 2.5 แสดงการเกิดน้ำมันรั่วไหลของประเทศไทยในแต่ละปี.....	26
ตารางที่ 2.6 แสดงสาเหตุการเกิดน้ำมันรั่วไหลของประเทศไทยแยกตามขนาด ในช่วงปี พ.ศ. 2516 - 2541.....	27
ตารางที่ 2.7 แสดงประเภทของน้ำมันที่รั่วไหลของประเทศไทยในช่วงปี พ.ศ. 2516 - 2541.....	28
ตารางที่ 2.8 แสดงพื้นที่ที่เกิดน้ำมันรั่วไหลของประเทศไทยในช่วงปี พ.ศ. 2516 - 2541.....	29
ตารางที่ 2.9 สรุปข้อดีและข้อเสียของแต่ละวิธีในการกำจัดคราบน้ำมันออกจากสิ่งแวดล้อม	35
ตารางที่ 2.10 จุลินทรีย์ที่พบมากในแหล่งที่มีการปนเปื้อนของน้ำมันและสามารถ ย่อยสลายปิโตรเลียม ไฮโดรคาร์บอน (Petroleum hydrocarbon) และ/หรือ สารอนุพันธ์ของไฮโดรคาร์บอน (Derivatives).....	38
ตารางที่ 3.1 ปริมาณไฮโดรคาร์บอนทั้งหมดที่เหลือที่สภาวะที่เหมาะสมแบบ Batch ที่ระยะเวลาต่าง ๆ .....	67
ตารางที่ 4.1 ค่า Retention time ของ นอร์มอล - อัลเคนในน้ำมันดิบ (Tapis Crude oil) เมื่อวิเคราะห์ด้วยแคปิลารีก้าซโกรามาโทกราฟ.....	72
ตารางที่ 4.2 ค่า Retention time ของ นอร์มอล - อัลเคนมาตรฐาน.....	73
ตารางที่ 4.3 เปรียบเทียบปริมาณไฮโดรคาร์บอนทั้งหมดที่เหลือในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มี การผสมน้ำมันดิบ (Tapis crude oil) 0.5 เปอร์เซ็นต์โดยปริมาตร ในชุด ควบคุมที่ไม่มีการเติมนจุลินทรีย์ที่เวลาต่าง ๆ กัน ระหว่างในระดับขวดเบเย่า กับในระดับถังหมัก 30 ลิตร ณ อุณหภูมิ 20 °C ความเป็นกรด - ด่างเริ่มต้น เท่ากับ 8.0 และความเร็วของในการเบย่า 250 รอบต่อนาที สำหรับขวดเบย่า และอัตราการให้อากาศเท่ากับ 1.0 v.v.m. (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อนาที) สำหรับถังหมัก.....	74

ตารางที่ 4.4 เปรียบเทียบปริมาณไฮโดรคาร์บอนที่เหลือ (%) ที่อุณหภูมิ $20^{\circ}\text{C}$ , ค่าความเป็นกรด - ค่างเริ่มต้นของอาหารเลี้ยงเชื้อ เท่ากับ 8.0 , ที่ไม่มีการเติมจุลินทรีย์ (ชุดควบคุม) และมีการเติมจุลินทรีย์ด้วย อัตราส่วนเชื้อแบคทีเรียที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพ ได้ต่อกลุ่ม จุลินทรีย์ที่ย่อยสลายน้ำมันดิน ได้ เท่ากับ 2 : 1 ระหว่างในระดับ ขวดเขย่ากับในระดับถังหมัก.....	76
ตารางที่ 4.5 เปรียบเทียบปริมาณไฮโดรคาร์บอนทั้งหมดที่เหลืออยู่ระหว่าง อัตราส่วนเชื้อแบคทีเรียที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพ ได้ต่อกลุ่ม จุลินทรีย์ที่ย่อยสลายน้ำมันดิน ได้ เท่ากับ 1 : 1 กับอัตราส่วนเชื้อ แบคทีเรียที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพ ได้ต่อกลุ่มจุลินทรีย์ที่ย่อยสลาย น้ำมันดิน ได้ เท่ากับ 2 : 1 ที่ภาวะอุณหภูมิ $30^{\circ}\text{C}$ ค่าความเป็นกรด - ค่าง เริ่มต้น เท่ากับ 8.0 อัตราการให้อากาศ เท่ากับ 1.0 v.v.m. (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อนาที).....	81
ตารางที่ 4.6 เปรียบเทียบปริมาณไฮโดรคาร์บอนทั้งหมดที่เหลืออยู่โดยแปรผัน ค่าความเป็นกรด - ค่าง เริ่มต้น เป็น 6.0 , 7.0 , และ 8.0 ที่ภาวะอุณหภูมิ เท่ากับ $30^{\circ}\text{C}$ อัตราการให้อากาศเท่ากับ 1.0 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อนาที) และอัตราส่วนเชื้อแบคทีเรียที่ผลิตสาร ลดแรงตึงผิวชีวภาพ ได้ต่อกลุ่มจุลินทรีย์ที่ย่อยสลายน้ำมันดิน ได้ เท่ากับ 2 : 1 กับชุดควบคุมที่ไม่มีการเติมจุลินทรีย์.....	87
ตารางที่ 4.7 เปรียบเทียบปริมาณไฮโดรคาร์บอนทั้งหมดที่เหลืออยู่แปรผันอุณหภูมิ เท่ากับ $25^{\circ}\text{C}$ , $30^{\circ}\text{C}$ , $35^{\circ}\text{C}$ ที่ภาวะค่าความเป็นกรด - ค่างเริ่มต้นเท่ากับ 8.0 อัตราการให้อากาศเท่ากับ 1.0 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อนาที) และ อัตราส่วนเชื้อแบคทีเรียที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพ ได้ต่อกลุ่มจุลินทรีย์ที่ ย่อยสลายน้ำมันดิน ได้ เท่ากับ 2 : 1 กับชุดควบคุมที่ไม่มีการเติมจุลินทรีย์ที่ อุณหภูมิ $25^{\circ}\text{C}$ , $30^{\circ}\text{C}$ , $35^{\circ}\text{C}$ .....	93

- ตารางที่ 4.8 เปรียบเทียบปริมาณไฮโคลคาร์บอนทั้งหมดที่เหลืออยู่โดยแบ่ง  
อัตราการให้อากาศเท่ากับ 0.1 v.v.m , 0.5 v.v.m , 1.0 v.v.m  
(โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที) ที่ภาวะอุณหภูมิเท่ากับ 25 °ซ  
ค่าความเป็นกรด – ค่าเริ่มนั้น:เท่ากับ 8.0 และอัตราส่วนเชื้อ<sup>2</sup>  
แบบคที่เรียกที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพได้ต่อกลุ่มจุลินทรีย์ที่  
ขอยสลายน้ำมันดินได้ เท่ากับ 2 : 1 กับชุดควบคุมที่ไม่มีการเติม  
จุลินทรีย์ ที่อัตราการให้อากาศเท่ากับ 0.1 v.v.m , 0.5 v.v.m ,  
1.0 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที) .....

ศูนย์วิทยทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

## สารบัญรูป

	หน้า
รูปที่ 2.1 ตัวอย่างของพาราฟิน.....	6
รูปที่ 2.2 ตัวอย่างของแ Fenfie.....	6
รูปที่ 2.3 ตัวอย่างของสารพากจะ โรมานติก ไฮโดรคาร์บอน.....	8
รูปที่ 2.4 สารประกอบของกำมะถันที่พบในน้ำมันดิน.....	9
รูปที่ 2.5 สารประกอบของออกซิเจนที่พบในน้ำมันดิน.....	10
รูปที่ 2.6 สารประกอบในไตรเจนที่พบในน้ำมันดิน.....	11
รูปที่ 2.7 การกระจายตัวของน้ำมันดินสู่สิ่งแวดล้อมทางบก.....	15
รูปที่ 2.8 ลักษณะการกระจายตัวของน้ำมันลงสู่สิ่งแวดล้อมทางน้ำ.....	18
รูปที่ 2.9 โครงสร้างของสารลดแรงตึงผิว.....	48
รูปที่ 3.1 ลักษณะโคลโนนีของกลุ่มจุลินทรีย์ที่ใช้ในการทดลอง.....	60
รูปที่ 3.2 ถังหมักที่ใช้ในการทดลอง.....	61
รูปที่ 3.3 ระบบถังหมักที่ใช้ในการทดลอง.....	61
รูปที่ 3.4 โรตามิเตอร์ (Rota meter).....	62
รูปที่ 3.5 เครื่องมือที่สร้างขึ้นเพื่อช่วยทำให้ตัวอย่างผสมกันดีขึ้นก่อนการเก็บตัวอย่าง.....	63
รูปที่ 3.6 การติดตั้งเครื่องมือและอุปกรณ์ในการทดลองการให้สารอาหารแบบต่อเนื่อง (Continuous).....	68
รูปที่ 4.1 เปรียบเทียบปริมาณ ไฮโดรคาร์บอนทั้งหมดที่เหลืออยู่ระหว่างในระดับขวดเบ่าและระดับถังหมักทั้งที่มีการเติมจุลินทรีย์และไม่มีการเติมจุลินทรีย์.....	76
รูปที่ 4.2 ความสัมพันธ์ระหว่างปริมาณน้ำมันดินที่เหลือทั้งหมด (%) จากการย่อยสลายของเชื้อผสมและการเจริญของเชื้อผสม (จำนวนเซลล์ที่มีชีวิต, Log(CFU/ml)) ซึ่งเปรียบเทียบระหว่างในระดับขวดเบ่ากับในระดับถังหมักขนาด 3 ลิตร ในระดับห้องปฏิบัติการ เมื่อเลี้ยงเชื้อในอาหารเหลว BH ที่มีน้ำมันดิน 0.5 เปอร์เซ็นต์ที่อุณหภูมิ 20°ซ. ค่าความเป็นกรด - ด่างเริ่มต้นของอาหารเลี้ยงเชื้อ เท่ากับ 8.0 และอัตราส่วนเชื้อแบคทีเรียที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพได้ต่อกลุ่มจุลินทรีย์ที่ย่อยสลายน้ำมันดินได้เท่ากับ 2 : 1.....	77

## สารบัญรูป (ต่อ)

๙

หน้า

รูปที่ 4.3 เปรียบเทียบปริมาณไฮโดรคาร์บอนทั้งหมดที่หายไป (%) จากการระเหยและจากการย่อยสลายน้ำมันดินโดยกลุ่มจุลินทรี ระหว่างในระดับผิวหมักกับในระดับขวดเข่า.....	78
รูปที่ 4.4 เปรียบเทียบปริมาณไฮโดรคาร์บอนทั้งหมดที่เหลืออยู่ระหว่างอัตราส่วนเชื้อแบคทีเรียที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพได้ต่อกลุ่มจุลินทรีที่ย่อยสลายน้ำมันดินได้เท่ากับ 1 : 1 กับ อัตราส่วนเชื้อแบคทีเรียที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพได้ต่อกลุ่มจุลินทรีที่ย่อยสลายน้ำมันดินได้เท่ากับ 2 : 1 ที่ภาวะอุณหภูมิเท่ากับ 30 °C ความเป็นกรด – ด่างเริ่มต้น เท่ากับ 8.0 อัตราการให้อาหารเท่ากับ 1.0 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที่).....	82
รูปที่ 4.5 ความสัมพันธ์ระหว่างปริมาณไฮโดรคาร์บอนทั้งหมดที่เหลือ (%) กับค่าการดูดกลืนแสงที่ 600 นาโนเมตร เปรียบเทียบอัตราส่วนเชื้อแบคทีเรียที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพได้ต่อกลุ่มจุลินทรีที่ย่อยสลายน้ำมันดินได้เท่ากับ 1 : 1 กับ อัตราส่วนเชื้อแบคทีเรียที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพได้ต่อกลุ่มจุลินทรีที่ย่อยสลายน้ำมันดินได้เท่ากับ 2 : 1 ที่ภาวะอุณหภูมิเท่ากับ 30 °C ความเป็นกรด – ด่างเริ่มต้น เท่ากับ 8.0 อัตราการให้อาหารเท่ากับ 1.0 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที่).....	83
รูปที่ 4.6 ความสัมพันธ์ระหว่างปริมาณไฮโดรคาร์บอนทั้งหมดที่เหลือ (%) กับการเจริญเติบโตของกลุ่มจุลินทรี เปรียบเทียบอัตราส่วนเชื้อแบคทีเรียที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพได้ต่อกลุ่มจุลินทรีที่ย่อยสลายน้ำมันดินได้เท่ากับ 1 : 1 กับ อัตราส่วนเชื้อแบคทีเรียที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพได้ต่อกลุ่มจุลินทรีที่ย่อยสลายน้ำมันดินได้เท่ากับ 2 : 1 ที่ภาวะอุณหภูมิเท่ากับ 30 °C ความเป็นกรด – ด่างเริ่มต้น เท่ากับ 8.0 อัตราการให้อาหารเท่ากับ 1.0 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที่)...	84
รูปที่ 4.7 เปรียบเทียบปริมาณไฮโดรคาร์บอนทั้งหมดที่หายไป (%) จากการระเหยและการย่อยสลายน้ำมันดินโดยกลุ่มจุลินทรีระหว่างอัตราส่วนเชื้อแบคทีเรียที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพได้ต่อกลุ่มจุลินทรีที่ย่อยสลายน้ำมันดินได้เท่ากับ 1 : 1 กับอัตราส่วนเชื้อแบคทีเรียที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพได้ต่อกลุ่มจุลินทรีที่ย่อยสลายน้ำมันดินได้เท่ากับ 2 : 1 ที่ภาวะอุณหภูมิเท่ากับ 30 °C ความเป็นกรด – ด่างเริ่มต้น เท่ากับ 8.0 อัตราการให้อาหารเท่ากับ 1.0 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที่).....	85

รูปที่ 4.8 เปรียบเทียบปริมาณไฮโดรคาร์บอนทั้งหมดที่เหลืออยู่โดยแบร์เพนค่าความเป็นกรด – ค่าเริ่มต้น เป็น 6.0 , 7.0 และ 8.0 ที่ภาวะอุณหภูมิเท่ากับ $30^{\circ}\text{C}$ อัตราการให้อากาศเท่ากับ 1.0 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที่) และอัตราส่วนเชื้อเบกทีเรย์ที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพได้ต่อกลุ่มจุลินทรีย์ที่ย่อยสลายน้ำมันดิบได้เท่ากับ 2 : 1 กับชุดควบคุมที่ไม่มีการเติมจุลินทรีย์.....	88
รูปที่ 4.9 ความสัมพันธ์ระหว่างปริมาณไฮโดรคาร์บอนทั้งหมดที่เหลือ (%) กับการเจริญเติบโตของกลุ่มจุลินทรีย์ เปรียบเทียบปริมาณไฮโดรคาร์บอนทั้งหมดที่เหลืออยู่โดยแบร์เพนค่าความเป็นกรด – ค่าเริ่มต้น เป็น 6.0 , 7.0 และ 8.0 ที่ภาวะอุณหภูมิเท่ากับ $30^{\circ}\text{C}$ อัตราการให้อากาศเท่ากับ 1.0 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที่) และอัตราส่วนเชื้อเบกทีเรย์ที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพได้ต่อกลุ่มจุลินทรีย์ที่ย่อยสลายน้ำมันดิบได้เท่ากับ 2 : 1 กับชุดควบคุมที่ไม่มีการเติมจุลินทรีย์.....	89
รูปที่ 4.10 ความสัมพันธ์ระหว่างปริมาณไฮโดรคาร์บอนทั้งหมดที่เหลือ (%) กับค่าการคุณภาพลักษณะที่ 600 นาโนเมตร เปรียบเทียบปริมาณไฮโดรคาร์บอนทั้งหมดที่เหลืออยู่โดยแบร์เพนค่าความเป็นกรด – ค่าเริ่มต้น เป็น 6.0 , 7.0 และ 8.0 ที่ภาวะอุณหภูมิเท่ากับ $30^{\circ}\text{C}$ อัตราการให้อากาศเท่ากับ 1.0 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที่) และอัตราส่วนเชื้อเบกทีเรย์ที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพได้ต่อกลุ่มจุลินทรีย์ที่ย่อยสลายน้ำมันดิบได้เท่ากับ 2 : 1 กับชุดควบคุมที่ไม่มีการเติมจุลินทรีย์.....	90
รูปที่ 4.11 เปรียบเทียบปริมาณไฮโดรคาร์บอนทั้งหมดที่หายไป (%) จากการระเหยและการย่อยสลายน้ำมันดิบโดยกลุ่มจุลินทรีย์โดยแบร์เพนค่าความเป็นกรด – ค่าเริ่มต้น เป็น 6.0 , 7.0 และ 8.0 ที่ภาวะอุณหภูมิเท่ากับ $30^{\circ}\text{C}$ อัตราการให้อากาศเท่ากับ 1.0 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที่) และอัตราส่วนเชื้อเบกทีเรย์ที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพได้ต่อกลุ่มจุลินทรีย์ที่ย่อยสลายน้ำมันดิบได้เท่ากับ 2 : 1 กับชุดควบคุมที่ไม่มีการเติมจุลินทรีย์....	91

## สารบัญรูป (ต่อ)

๘๙

หน้า

- รูปที่ 4.12 เปรียบเทียบปริมาณไชโคราร์บอนทั้งหมดที่เหลืออยู่โดยแบร์พันอุณหภูมิในการเลี้ยงเชื้อผสม เป็น  $25^{\circ}\text{C}$ ,  $30^{\circ}\text{C}$  และ  $35^{\circ}\text{C}$  ที่ภาวะค่าความเป็นกรด – ค่าเริ่มต้น เท่ากับ 8.0 อัตราการให้อาหารเท่ากับ 1.0 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที) และอัตราส่วนเชื้อแบคทีเรียที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพ ได้ต่อกลุ่มจุลินทรีย์ที่บ่อบาดาลน้ำมันดินได้ เท่ากับ 2 : 1 กับ ชุดควบคุมที่ไม่มีการเติมจุลินทรีย์ที่  $25^{\circ}\text{C}$ ,  $30^{\circ}\text{C}$  และ  $35^{\circ}\text{C}$ ..... 94
- รูปที่ 4.13 เปรียบเทียบค่าจำนวนเซลล์ที่มีชีวิต ( $\log\text{CFU}/\text{ml}$ ) ระหว่างอัตราส่วนเชื้อแบคทีเรียที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพ ได้ต่อกลุ่มจุลินทรีย์ที่บ่อบาดาลน้ำมันดินได้ เท่ากับ 2 : 1 กับ ชุดควบคุมที่ไม่มีการเติมจุลินทรีย์ โดยแบร์พันอุณหภูมิในการเลี้ยงเชื้อผสม เป็น  $25^{\circ}\text{C}$ ,  $30^{\circ}\text{C}$  และ  $35^{\circ}\text{C}$  ที่ภาวะค่าความเป็นกรด – ค่าเริ่มต้น เท่ากับ 8.0 อัตราการให้อาหารเท่ากับ 1.0 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที) ..... 95
- รูปที่ 4.14 เปรียบเทียบค่าการดูดกลืนแสงที่ 600 นาโนเมตร ระหว่างอัตราส่วนเชื้อแบคทีเรียที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพ ได้ต่อกลุ่มจุลินทรีย์ที่บ่อบาดาลน้ำมันดินได้ เท่ากับ 2 : 1 กับ ชุดควบคุมที่ไม่มีการเติมจุลินทรีย์ โดยแบร์พันอุณหภูมิ เป็น  $25^{\circ}\text{C}$ ,  $30^{\circ}\text{C}$  และ  $35^{\circ}\text{C}$  ที่ภาวะค่าความเป็นกรด – ค่าเริ่มต้น เท่ากับ 8.0 อัตราการให้อาหารเท่ากับ 1.0 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที) ..... 96
- รูปที่ 4.15 เปรียบเทียบปริมาณไชโคราร์บอนทั้งหมดที่หายไป (%) จากการระเหยและการย่อยสลายน้ำมันดินโดยกลุ่มจุลินทรีย์โดยแบร์พันอุณหภูมิในการเลี้ยงเชื้อผสม เป็น  $25^{\circ}\text{C}$ ,  $30^{\circ}\text{C}$  และ  $35^{\circ}\text{C}$  ที่ภาวะค่าความเป็นกรด – ค่าเริ่มต้น เท่ากับ 8.0 อัตราการให้อาหารเท่ากับ 1.0 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที) และอัตราส่วนเชื้อแบคทีเรียที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพ ได้ต่อกลุ่มจุลินทรีย์ที่บ่อบาดาลน้ำมันดินได้ เท่ากับ 2 : 1 กับ ชุดควบคุมที่ไม่มีการเติมจุลินทรีย์ที่  $25^{\circ}\text{C}$ ,  $30^{\circ}\text{C}$  และ  $35^{\circ}\text{C}$ ..... 97

## สารบัญรูป (ต่อ)

๗

หน้า

- รูปที่ 4.16 เปรียบเทียบปริมาณไส้โครงการบนทั้งหมดที่เหลืออยู่โดยแบ่งผันอัตราการให้อาหารในการเลี้ยงเชื้อผสม เป็น 0.1 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที) , 0.5 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที) และ 1.0 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที) ที่ภาวะค่าความเป็นกรด – ด่างเริ่มต้น เท่ากับ 8.0 อุณหภูมิ เท่ากับ 25 °ซ และอัตราส่วนเชื้อแบคทีเรียที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพได้ต่อกลุ่มจุลินทรีย์ที่ย่อยสลายน้ำมันดิบได้ เท่ากับ 2 : 1 กับ ชุดควบคุมที่ไม่มีการเติมจุลินทรีย์ 0.1 v.v.m , 0.5 v.v.m และ 1.0 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที)..... 100
- รูปที่ 4.17 เปรียบเทียบค่าจำนวนเซลล์ที่มีชีวิต ( $\log CFU/ml$ ) ระหว่างอัตราส่วนเชื้อแบคทีเรียที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพได้ต่อกลุ่มจุลินทรีย์ที่ย่อยสลายน้ำมันดิบได้ เท่ากับ 2 : 1 กับที่ไม่มีการเติมจุลินทรีย์ โดยแบ่งผันอัตราการให้อาหารในการเลี้ยงเชื้อผสม เป็น 0.1 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที) , 0.5 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที) และ 1 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที) ที่ภาวะค่าความเป็นกรด – ด่างเริ่มต้น เท่ากับ 8.0 อุณหภูมิ เท่ากับ 25 °ซ ..... 101
- รูปที่ 4.18 เปรียบเทียบค่าการคุณลักษณะที่ 600 นาโนระหว่างอัตราส่วนเชื้อแบคทีเรียที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพได้ต่อกลุ่มจุลินทรีย์ที่ย่อยสลายน้ำมันดิบได้ เท่ากับ 2 : 1 กับที่ไม่มีการเติมจุลินทรีย์ โดยแบ่งผันอัตราการให้อาหารในการเลี้ยงเชื้อผสม เป็น 0.1 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที) , 0.5 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที) และ 1 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที) ที่ภาวะค่าความเป็นกรด – ด่างเริ่มต้น เท่ากับ 8.0 อุณหภูมิ เท่ากับ 25 °ซ ..... 102
- รูปที่ 4.19 เปรียบเทียบปริมาณไส้โครงการบนทั้งหมดที่หายไป (%) จากการระเหยและการย่อยสลายน้ำมันดิบโดยกลุ่มจุลินทรีย์โดยแบ่งผันอัตราการให้อาหารในการเลี้ยงเชื้อผสม เป็น 0.1 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที), 0.5 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที) และ 1 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตรต่อน้ำที) ที่ภาวะค่าความเป็นกรด – ด่างเริ่มต้น เท่ากับ 8.0 อุณหภูมิเท่ากับ 25 °ซ และอัตราส่วนเชื้อแบคทีเรียที่ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพได้ต่อกลุ่มจุลินทรีย์ที่บ่อบย่อยสลายน้ำมันดิบได้ เท่ากับ 2 : 1 กับ ชุดควบคุมที่ไม่มีการเติมจุลินทรีย์

ที่ 0.1 v.v.m , 0.5 v.v.m และ 1.0 v.v.m (โดยปริมาตรต่อปริมาตร ต่อน้ำที่).....	103
รูปที่ 4.20 ความสัมพันธ์ของปริมาณไออการ์บอนทั้งหมดที่เหลือกับการเจริญเติบโต ของกลุ่มจุลินทรีย์ในภาวะที่เหมาะสม เมื่อมีการใช้เกลือแร่ในรูปของอาหาร เลี้ยงเชื้อ Bushnell and Haas และน้ำมันดิบ (Tapis crude oil) 0.5 เปอร์เซ็นต์ โดยปริมาตร ที่ไม่มีการเติมสารอาหารในถังหมัก.....	106
รูปที่ 4.21 ความสัมพันธ์ของปริมาณไออการ์บอนทั้งหมดที่เหลือกับค่าการดูดกลืนแสง ที่ 600 นาโนเมตรในภาวะที่เหมาะสม เมื่อมีการใช้เกลือแร่ในรูปของอาหาร เลี้ยงเชื้อ Bushnell and Haas และน้ำมันดิบ (Tapis crude oil) 0.5 เปอร์เซ็นต์ โดยปริมาตร ที่ไม่มีการเติมสารอาหารในถังหมัก.....	107
รูปที่ 4.22 ความสัมพันธ์ของปริมาณไออการ์บอนทั้งหมดที่เหลือกับการเจริญเติบโต ของกลุ่มจุลินทรีย์ (จำนวนเซลล์ที่มีชีวิต : logCFU/ml) ในภาวะที่เหมาะสม เมื่อมีการใช้เกลือแร่ในรูปของอาหารเลี้ยงเชื้อ Bushnell and Haas และน้ำมันดิบ (Tapis crude oil) 0.5 เปอร์เซ็นต์โดยปริมาตร ที่มีการเติมสารอาหารอย่างต่อเนื่อง ในถังหมัก.....	108
รูปที่ 4.23 ความสัมพันธ์ของปริมาณไออการ์บอนทั้งหมดที่เหลือกับค่าการดูดกลืนแสง ที่ 600 นาโนเมตร ในภาวะที่เหมาะสม เมื่อมีการใช้เกลือแร่ในรูปของอาหาร เลี้ยงเชื้อ Bushnell and Haas และน้ำมันดิบ(Tapis crude oil) 0.5 เปอร์เซ็นต์ โดยปริมาตร ที่มีการเติมสารอาหารอย่างค่อยเป็นค่อยไปในถังหมัก.....	109

ศูนย์วิทยทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย