

ภาคผนวก ก

อาหารเลี้ยงเชื้อและน้ำยาทดสอบ

การเตรียมอาหารเลี้ยงเชื้อ

1. อาหาร Proteolytic bacteria

Frazier gelatin medium ที่มี 2%NaCl

NaCl	20.0 g
K ₂ HPO ₄	1.5 g
KH ₂ PO ₄	0.5 g
Gelatin	4.0 g
Dextrose	0.05 g
Peptone	0.1 g
Beef extract	5.0 g
Agar	15.0 g
Distilled water	1000 ml
pH	7

นำไปนึ่งฆ่าเชื้อด้วยหม้อนึ่งความดันไอล 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

2. อาหาร Nutrient Broth ที่มี 2%NaCl

NaCl	20 g
Beef extract	3 g
Peptone	5 g
Distilled water	1000 ml
pH	6.8 ± 2

นำไปนึ่งฆ่าเชื้อด้วยหม้อนึ่งความดันไอ 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

3. อาหาร Standard plate count agar (SPCA)

A standard medium corresponding to the PPHA formulation for milk, water, food and dairy products.

Yeast extract	2.5 g
Pancreatic digest of casein	5.0 g
Glucose	1.0 g
Agar	15.0 g
Distilled water	1000 ml
pH	7 ± 0.2

ชั่ง SPCA 23.5 กรัม และเติมเกลือ NaCl 20 กรัม ลงในน้ำ 1 ลิตร ต้มให้ละลาย แล้วใส่ในขวดนำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่ความดันไอ 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

4. อาหาร Tryptic Soy Agar (TSA)

Pancreatic Digest of Casein	15 g
Enzymatic Digest of Soybean Meal	5 g
Sodium Chloride	5 g
Agar	15 g
Distilled water	1000 ml
pH	7.3±0.2

ชั่ง TSA 40 กรัม ลงในน้ำ 1 ลิตร และเติมเกลือ NaCl 15 กรัม ต้มให้ละลาย แล้วใส่ในขวดนำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่ความดันไอ 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

5. อาหาร Tryptic Soy Broth (TSB)

Pancreatic Digest of Casein	15 g
Enzymatic Digest of Soybean Meal	5 g
Sodium Chloride	5 g
Distilled water	1000 ml
pH	7.3±0.2

ชั่ง TSB 30 กรัม ลงในน้ำ 1 ลิตร และเติมเกลือ NaCl 15 กรัม ต้มให้ละลาย แล้วใส่ในขวดนำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่ความดันไอ 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

6. อาหาร Mueller Hinton Agar (MHA)

Beef extract power	2 g
Acid Digest of Casein	17.5 g
Soluble starch	1.5 g
Agar	15 g
Distilled water	1000 ml
pH	7.3±0.1

ชั่ง MHA 38 กรัม ลงในน้ำ 1 ลิตร และเติมเกลือ NaCl 15 กรัม ต้มให้ละลาย แล้วใส่ในขวดนำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่ความดันไอ 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

7. อาหาร Mueller Hinton Broth (MHB)

Beef extract power	2 g
Acid Digest of Casein	17.5 g
Soluble starch	1.5 g
Distilled water	1000 ml
pH	7.3±0.1

ชั่ง MHB 21 กรัม ลงในน้ำ 1 ลิตร และเติมเกลือ NaCl 15 กรัม ต้มให้ละลาย แล้ว
ใส่ในขวดนำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่ความดันไอ 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121 องศา
เซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

8. อาหาร Thiosulfate Citrate Bile Salt Sucrose(TCBS)

Yeast extract	5 g
Peptone	10 g
Sodium Citrate	10 g
Bacto oxgall	8 g
Bacto saccharose	20 g
Sodium chloride	10 g
Ferric Citrate	1 g
Bacto brom thymol blue	0.04 g
Thymol blue	0.04 g
Agar	14 g
Distilled water	1000 ml
pH	8.6±0.2

ละลาย TCBS agar 80 กรัม และเติมเกลือ NaCl 15 กรัมในน้ำกลั่น 1000
มิลลิลิตร ต้มจนอาหารละลายเป็นเนื้อเดียวกัน ไม่ต้องนึ่งฆ่าเชื้อด้วยหม้อนึ่งความดันไอ

9. อาหาร Pseudomonas Agar Base (Code: CM559)

เป็นอาหารที่ใช้สำหรับการคัดเลือกเชื้อ Pseudomonas เมื่อเติม Supplement SR103

Gelatin peptone	16 g
Casein hydrolysate	10 g
Potassium sulphate	10 g
Magnesium chloride	1.4 g
Agar	11 g

Distilled water	1000 ml
pH	7.1±0.2

CFC selective agar supplement (Code: SR103)

Vial contents (each vial is sufficient for 500 ml of medium)

Cetrimide	5 g
Fucidin	5 g
Cephaloridine	25 g

สำหรับการเตรียม Agar Base โดยชั่ง Agar Base (CM559) 24.2 กรัม ละลายในน้ำกลั่น 500 มิลลิลิตร จากนั้นเติม glycerol 5 มิลลิลิตร ต้มจนละลายเป็นเนื้อเดียวกัน นำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่ความดันไอ 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

การเตรียม supplement CFC SR103 โดยนำ supplement CFC SR103 ที่ละลายด้วยน้ำกลั่นที่ผ่านการฆ่าเชื้อ: ethanol ในอัตราส่วน 1:1 2 มิลลิลิตร ผสมลงใน Agar Base ที่ผ่านการฆ่าเชื้อแล้วซึ่งมีอุณหภูมิ 50 องศาเซลเซียส

สารเคมีที่ใช้ในการทดลอง

1. น้ำยาทดสอบ Bacteria ย่อยโปรตีน

HgCl ₂	15 g
HCl	20 ml
Distilled water	100 ml

(คู่มือปฏิบัติการจุลชีววิทยาสิ่งแวดล้อม สำหรับนักศึกษาคณะวิทยาศาสตร์ 326-424. 2540)

2. น้ำยาสำหรับหยุดกิจกรรมเอนไซม์ย่อยโปรตีน

Trichloroacetic acid (TCA)	5 g
Distill water	100 ml

ละลาย TCA ในน้ำกลั่น จากนั้นปรับปริมาตรให้ครบ 100 มิลลิลิตร ด้วยขวดวัดปริมาตร

3. 1% gelatin solution สำหรับเป็นสับสเตรท

Gelatin 1 g

ชั่ง Gelatin 1 กรัม เติมเกลือ NaCl ตามสถานะที่เหมาะสมต่อการเจริญของเชื้อที่ผลิตเอนไซม์ จากนั้นละลายส่วนผสมทั้งหมดด้วยบัฟเฟอร์ที่เหมาะสมต่อค่า pH ที่ทำการวัดกิจกรรมเอนไซม์ โดย pH 7 ใช้ phosphate buffer, pH 8 และ pH 9 ใช้ Tris-HCl buffer

4. สารละลายสำหรับหาปริมาณโปรตีน

สารละลายชนิดที่ I (reagent I)

Folin A

Na_2CO_3 20 g

NaOH 4 g

ละลาย Na_2CO_3 และ NaOH ในน้ำกลั่น จากนั้นปรับปริมาตรให้ครบ 1 ลิตร ด้วยขวดวัดปริมาตร

Folin B

$\text{CuSO}_4 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$ 2.5 g

Sodium citrate 5 g

ละลาย $\text{CuSO}_4 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$ และ Sodium citrate ในน้ำกลั่น จากนั้นปรับปริมาตรให้ครบ 500 มิลลิลิตร ด้วยขวดวัดปริมาตร

นำ Folin A และ Folin B มาผสมกันในสัดส่วน Folin A 50 มิลลิลิตร และ Folin B 1 มิลลิลิตร (ใช้ทันทีเมื่อผสมเสร็จ)

สารละลาย Folin-Ciocalteu's phenol reagent

Folin-Ciocalteu's phenol reagent 1 ml

Distilled water 1 ml

นำ Folin-Ciocalteu's phenol reagent และ distilled water ผสมให้เข้ากันแล้วใช้ทันที

5. สารละลาย Manganese sulfate

$\text{MnSO}_4 \cdot \text{H}_2\text{O}$ 364 g

ละลาย $\text{MnSO}_4 \cdot \text{H}_2\text{O}$ ในน้ำกลั่น แล้วปรับปริมาตรให้ครบ 1 ลิตร กรองด้วยกระดาษกรอง

6. สารละลาย Alkali-iodide-azide

NaOH 500 g

NaI 135 g

NaN_3 10 g

ละลาย NaOH และ NaI ในน้ำกลั่น แล้วปรับปริมาตรจนครบ 1 ลิตร จากนั้นเติม NaN_3 10 กรัม ที่ละลายในน้ำกลั่น 40 มิลลิลิตร

7. น้ำแป้ง

Soluble starch powder 2 g

Salicylic 0.2 g

Distilled water 90 ml

ละลาย soluble starch powder ในน้ำกลั่น 90 มิลลิลิตร นำไปต้มจนเดือดและเป็นเนื้อเดียวกัน ปล่อยให้เย็น เติมกรด salicylic 0.2 กรัม เพื่อป้องกันการเติบโตของจุลินทรีย์แล้วปรับปริมาตรให้ครบ 1 ลิตร

8. สารละลาย Sodium thiosulfate 0.025 N

$\text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_3 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$ 6.205 g

NaOH 0.4 g

ละลาย $\text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_3 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$ ในน้ำกลั่นที่ต้มจนเดือดแล้วปล่อยให้เย็น เติม NaOH จากนั้นปรับปริมาตรให้ครบ 1 ลิตร แล้วหาค่ามาตรฐานกับสารละลาย $\text{K}_2\text{Cr}_2\text{O}_7$

9. สารละลาย $\text{K}_2\text{Cr}_2\text{O}_7$

$\text{K}_2\text{Cr}_2\text{O}_7$ 1.226 g

นำ $\text{K}_2\text{Cr}_2\text{O}_7$ ไปอบแห้งที่ 103 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 2 ชั่วโมง จากนั้นนำมาละลายในน้ำกลั่นและปรับปริมาตรจนครบ 1 ลิตร

10. น้ำกลั่นปราศจากคาร์บอนไดออกไซด์

นำน้ำกลั่นมาต้มให้เดือด เพื่อไล่คาร์บอนไดออกไซด์

11. กรดซัลฟูริกเข้มข้น 0.02 นอร์มัล

H_2SO_4 2.8 ml

Distilled water 1,000 ml

โดยใช้กรดซัลฟูริกเข้มข้นปริมาตร 2.8 มิลลิลิตร ผสมน้ำกลั่นจนได้ปริมาตร 1 ลิตร จะได้กรดเข้มข้น 0.1 นอร์มัล จากนั้นเจือจาง 200 มิลลิลิตร ของกรด 0.1 นอร์มัล ด้วยน้ำกลั่นที่ปราศจากคาร์บอนจนได้ปริมาตรครบ 1 ลิตร กรดที่ได้เข้มข้นสุดทำนี้เข้มข้นประมาณ 0.02 มิลลิลิตร หากความเข้มข้นของสารละลายมาตรฐานกรดซัลฟูริกโดยไตเตรทกับสารละลายมาตรฐานโซเดียมคาร์บอเนต 0.02 นอร์มัล

12. สารละลายมาตรฐานโซเดียมคาร์บอเนต

Na_2CO_3 1.060 g

Distilled water 1,000 ml

อบแห้งโซเดียมคาร์บอเนตที่ 110 องศาเซลเซียส 1.060 กรัม ละลายในน้ำกลั่นปราศจากคาร์บอน 1 ลิตร

13. สารละลายเมทิลออเรนจ์อินดิเคเตอร์

เมทิลออเรนจ์ 0.05 g

Distilled water 100 ml

ละลายเมทิลออเรนจ์ 0.05 กรัม ในน้ำกลั่นที่ปราศจากคาร์บอน 100 มิลลิลิตร

ภาคผนวก ข

วิธีการวิเคราะห์ในห้องปฏิบัติการ

1. การวิเคราะห์ค่ากิจกรรมเอนไซม์ย่อยโปรตีน (Norberg and Hofsten, 1969)

วิธีการ

นำตัวอย่างเอนไซม์ 1 มิลลิลิตร เติม 1% gelatin solution ที่มี 2% NaCl ใน 0.1 M Tris buffer pH 8 1 มิลลิลิตร บ่มที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 60 นาที จากนั้นหยุดปฏิกิริยาด้วย 5% Trichloroacetic acid (TCA) ปริมาตร 3 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากันตั้งทิ้งไว้ 10 นาที กรองตะกอนด้วยกระดาษกรอง whatman No. 1 นำส่วนใสมาวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ 280 นาโนเมตร โดยใช้น้ำกลั่นเป็นแบลนค์ (blank) จากนั้นคำนวณหาปริมาณของไทโรซีนโดยนำค่าการดูดกลืนแสงที่ได้จากการวัดที่ความยาวคลื่น 280 นาโนเมตร มาเทียบกับกราฟมาตรฐานไทโรซีน

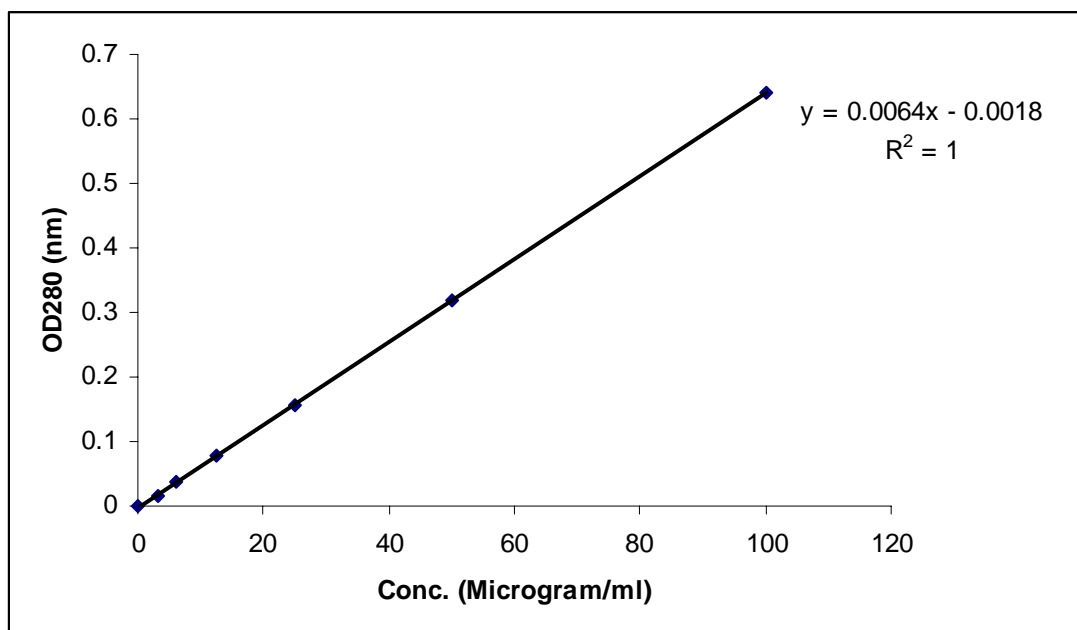
สำหรับชุดควบคุม นำตัวอย่างเอนไซม์มา 1 มิลลิลิตร เติม 5% TCA 3 มิลลิลิตร จากนั้นเติม 1% gelatin solution ที่มี 2% NaCl ใน 0.1 M Tris buffer pH 8 มิลลิลิตร แล้ววิเคราะห์ค่ากิจกรรมเอนไซม์ตามวิธีข้างต้น

2. การทำกราฟมาตรฐานไทโรซีน (ดาร์ณี, 2543)

วิธีการ

ชั่งไทโรซีน 0.01 กรัม นำมาละลายด้วยน้ำกลั่นแล้วปรับปริมาตรให้ครบ 100 มิลลิลิตร ซึ่งจะได้สารละลายไทโรซีนที่มีความเข้มข้น 100 ไมโครกรัมต่อลิตร จากนั้นทำการเจือจางสาร โดยทำ 2 fold dilution ทำ 5 ความเข้มข้น คือ 50 25 12.5 6.25 และ 3.125 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร นำสารที่มีความเข้มข้นต่างๆไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 280 นาโนเมตร เขียนกราฟมาตรฐานระหว่างความเข้มข้นของไทโรซีนและค่าการดูดกลืนแสง ดังรูปที่ 1

โดยกำหนดให้ 1 หน่วยของเอนไซม์ย่อยโปรตีน คือ กิจกรรมการย่อยสลายโปรตีนได้เป็นกรดอะมิโนอิสระปริมาณ 1 ไมโครกรัมต่อนาที



รูปที่ 1 กราฟมาตรฐานไทโรซีนโดยใช้ไทโรซีนที่ความเข้มข้น 0 3.125 6.25 12.5 25 50 และ 100 ไมโครกรัม

3. การทำ Well Diffusion Method

วิธีการ

นำเชื้อที่มีอายุ 18 ชั่วโมง ที่ผ่านการปรับความขุ่นด้วย 0.5 McFarland มา swab ในจานเพาะเชื้อ (plate) ที่มีอาหาร TSA ที่มี 1.5% NaCl จากนั้นใช้ก้านของ Pasture pitted เจาะลงในอาหารที่ผ่านการ swab ด้วยเชื้อแล้ว เอาส่วนที่มีต้องการออกโดยใช้ loop ที่ผ่านการฆ่าเชื้อแล้วเขี่ยออก ต่อจากนั้นหยดน้ำเลี้ยงเชื้อ (culture broth) 70 ไมโครลิตร ลงใน well ที่เตรียมไว้ บ่มที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส โดยไม่คว่ำจานเพาะเชื้อ (plate) เป็นเวลา 24 ชั่วโมง

4. การวิเคราะห์หาปริมาณโปรตีนโดยวิธี Lowry method

วิธีการ

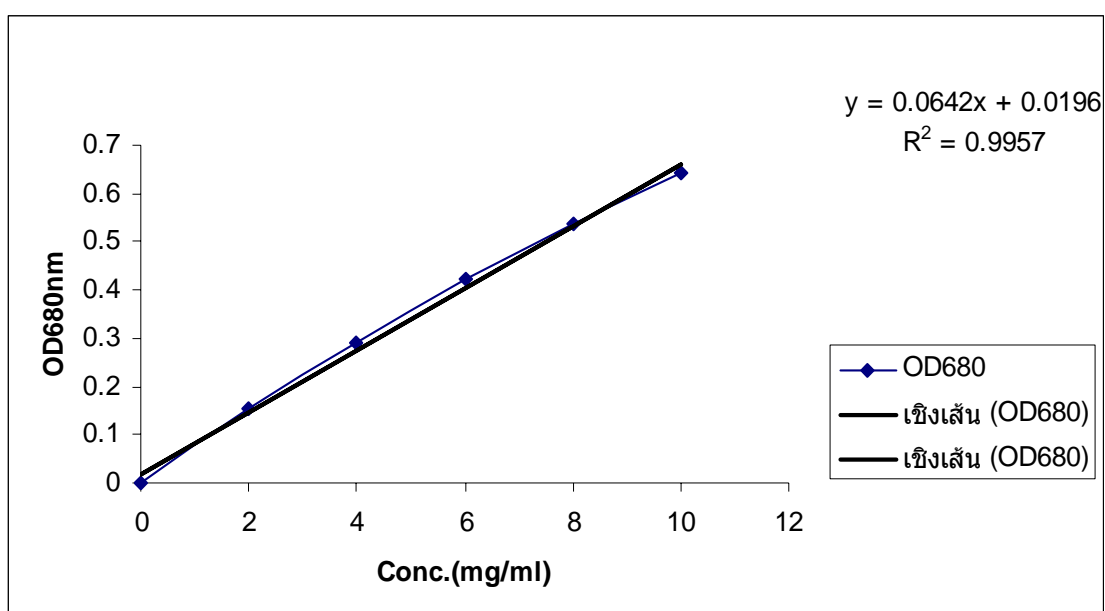
นำตัวอย่างที่ต้องการวิเคราะห์หาปริมาณโปรตีนมา 1 มิลลิลิตร จากนั้นเติมสารละลาย (reagent I) ชนิดที่ I (ดูรายละเอียดในภาคผนวก จ) 5 มิลลิลิตร ทิ้งไว้ 10 นาที ที่อุณหภูมิห้องเมื่อครบเวลาเติมสาร Folin-ciocalteu's phenol reagent (ดูรายละเอียดใน

ภาคผนวก จ) 0.5 มิลลิลิตร ทิ้งไว้ 30 นาที ที่อุณหภูมิห้องเมื่อครบเวลานำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ 680 นาโนเมตร แล้วนำค่าการดูดกลืนแสงที่ได้มาเทียบหารปริมาณโปรตีนกับกราฟมาตรฐาน BSA

5. การทำกราฟมาตรฐาน BSA

วิธีการ

ชั่ง BSA 100 มิลลิกรัม ละลายในน้ำกลั่นแล้วเติมน้ำกลั่นจนครบ 10 มิลลิลิตร ซึ่งจะได้สารละลาย BSA ที่มีความเข้มข้น 10 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร จากนั้นทำการเจือจางให้ได้ความเข้มข้น 0 2 4 6 และ 8 ตามลำดับ นำสารที่มีความเข้มข้นต่างๆ 1 มิลลิลิตร จากนั้นเติมสารละลาย (reagent I) ชนิดที่ I (ดูรายละเอียดในภาคผนวก ก) 5 มิลลิลิตร ทิ้งไว้ 10 นาที ที่อุณหภูมิห้องเมื่อครบเวลาเติมสาร Folin-Ciocalteu's phenol reagent (ดูรายละเอียดในภาคผนวก ก) 0.5 มิลลิลิตร ทิ้งไว้ 30 นาที ที่อุณหภูมิห้องเมื่อครบเวลานำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ 680 นาโนเมตร จากนั้นนำมาเขียนกราฟมาตรฐานระหว่างค่าการดูดกลืนแสง (OD680) และความเข้มข้น (mg/ml) ดังรูปที่ 2



รูปที่ 2 กราฟมาตรฐาน โปรตีน โดยใช้ BSA ที่ความเข้มข้น 0, 2, 4, 6, 8 และ 10 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร

6. การวิเคราะห์หา Biochemical Oxygen Demand (BOD)

การเตรียมน้ำสำหรับใช้เจือจาง

นำน้ำกลั่นปรับปริมาตรให้มากกว่าที่ต้องการ 1 ลิตร ลงในภาชนะที่สะอาดแล้วเติมสารละลาย phosphate buffer $MgSO_4$ $CaCl_2$ และ $FeCl_3$ ปริมาตร 1 มิลลิลิตร ต่อ 1 ลิตร แล้วเป่าอากาศด้วยเครื่องเป่าอากาศ เพื่อเพิ่มปริมาณออกซิเจนให้น้ำเจือจางอย่างน้อยเป็นเวลา 1 ชั่วโมง

วิธีเจือจางน้ำตัวอย่าง

เลือกเปอร์เซ็นต์ตัวอย่างในการเจือจางที่คาดว่าค่า BOD อยู่ในช่วงนั้น แล้วเลือกเป็นเช่นตัวอย่างที่สูงกว่าและต่ำกว่าที่อยู่ติดกันอีก 2 อัน ตามตารางที่ 1 จากนั้นค่อยๆรินน้ำตัวอย่างที่ต้องการ แล้วเติมน้ำสำหรับใช้เจือจางให้ครบ 1 ลิตร ลงในกระบอกตวงขนาด 1 ลิตร พยายามอย่าให้มีฟองอากาศใช้แท่งแก้วคนให้เข้ากัน อย่าให้มีฟองอากาศแล้วค่อยๆรินใส่ขวด BOD 3 ขวด ปิดจุก นำไปเก็บในตู้ที่มีอุณหภูมิ 20 ± 1 องศาเซลเซียส 2 ขวด เป็นเวลา 5 วัน จึงนำมาหาค่า DO ส่วนขวดที่เหลือนำไปหาค่า DO ทันที เพื่อหาค่า DO ที่จุดเริ่มต้น

การหาค่า DO

จากตัวอย่างน้ำที่เก็บในขวด BOD ขนาด 300 มิลลิลิตร เติมสารละลาย manganese sulfate 2 มิลลิลิตร ลงใต้ผิวน้ำ แล้วเติมสารละลาย alkali-iodide-azide 2 มิลลิลิตร ลงใต้ผิวน้ำตามลงไปทันที ปิดจุกให้แน่นและเขย่าอย่างแรง โดยการกลับขวดไปมาประมาณ 15 ครั้ง วางให้ตกตะกอนจากนั้นเติมกรด sulfuric เข้มข้นลงไป 2 มิลลิลิตร เขย่าให้ตะกอนละลายให้หมด ตวงสารละลายที่ได้ 203 มิลลิลิตร ใส่ลงใน flask ขนาด 500 มิลลิลิตรปริมาตรที่ใช้ในการไตเตรทนี้ให้แทนปริมาตรของตัวอย่างจริงเท่ากับ 200 มิลลิลิตร ทั้งนี้เนื่องจากปริมาตรของตัวอย่างน้ำที่ถูกแทนที่ด้วยสารละลาย manganese sulfate 2 มิลลิลิตร และสารละลาย alkali-iodide-azide 2 มิลลิลิตร ไตเตรทด้วยสารละลายมาตรฐาน sodium thiosulfate 0.025 นอร์มัล (N) จนได้สีเหลืองอ่อน แล้วเติมน้ำแข็งลงไป 1 ถึง 2 มิลลิลิตร ไตเตรทต่อจนกระทั่งสีน้ำเงินกลายเป็นไม่มีสี จากนั้นคำนวณค่าออกซิเจนที่ละลายในน้ำของตัวอย่างเป็น มิลลิกรัมต่อลิตร โดย 1 มิลลิลิตรของ 0.025 นอร์มัล sodium thiosulfate จะสมมูลกับออกซิเจนที่ละลายในน้ำ 0.2

มิลลิกรัม ดังนั้น 1 มิลลิลิตรของ sodium thiosulfate จะเท่ากับมิลลิกรัมต่อลิตรของออกซิเจนที่ละลายน้ำ เมื่อใช้ตัวอย่างปริมาตร 200 มิลลิลิตร

การคำนวณหาค่า BOD

การหาค่า BOD หาได้จากสูตร

$$\text{mg/l BOD} = \frac{D_1 - D_2}{P}$$

D_1 = DO ของตัวอย่างน้ำเจือจางภายหลังการเตรียม 15 นาที

D_2 = Do ของตัวอย่างน้ำเจือจางหลังจากบ่ม 5 วัน

P = Decimal fraction ของตัวอย่างน้ำที่ใช้

ตารางที่ 1 ช่วงของค่า BOD และเปอร์เซ็นต์ตัวอย่างที่ใช้ในการเจือจาง

% ตัวอย่างที่ใช้ในการเจือจาง	ช่วงของ BOD
0.01	20,000-70,000
0.02	10,000-35,000
0.05	4,000-14,000
0.1	2,000-7,000
0.2	1,000-3,500
0.5	400-1,400
1.0	200-700
2.0	100-350
5.0	40-140
10.0	20-70
20.0	10-35
50.0	4-14
100	0-7

7. ความเป็นด่างทั้งหมด (Total alkalinity)

นำน้ำตัวอย่างมา 100 มิลลิลิตร ใส่ลงใน erlenmeyer flask จากนั้นเติมสารละลายเมทิลออเรนจอินดิเคเตอร์ 4-8 หยด ลงในน้ำตัวอย่าง แล้วไปไตเตรทกับสารละลายมาตรฐานกรดซัลฟูริกเข้มข้น 0.02 นอร์มัล จนกระทั่งถึงจุดยุติซึ่งสารละลายจะเปลี่ยนจากสีเหลืองเป็นสีส้มอ่อน แต่เนื่องจากการเปลี่ยนสีของสารละลายแยกแยะได้ไม่ชัดเจน การหาจุดยุติของการไตเตรทอาจใช้ pH meter วัด pH ของสารละลายเท่ากับ 4.5 คำนวณค่าความเป็นด่างทั้งหมดตามสูตรคำนวณต่อไปนี้

ค่าความเป็นด่างทั้งหมด (มิลลิกรัมต่อลิตร) =

$$\frac{(\text{ปริมาตรกรดที่ใช้ไตเตรท (มิลลิลิตร)}) \times (\text{ความเข้มข้นของกรดซัลฟูริก}) \times (50) \times (1.00)}{\text{ปริมาตรน้ำตัวอย่าง (มิลลิลิตร)}}$$

8. การเตรียมแบคทีเรียสำหรับเลี้ยงในสถานะจำลอง

เลี้ยงแบคทีเรียที่คัดเลือกได้ในอาหารเหลว FGM ที่มี 2% NaCl pH ในอาหารเริ่มต้นเท่ากับ 7 เป็นเวลา 12-18 ชั่วโมง จากนั้นปรับค่า OD₆₆₀ เท่ากับ 0.5 อัตราส่วนที่ใช้คือ ปริมาตรเชื้อ 14 มิลลิลิตร/น้ำทะเล 5 ลิตร สำหรับเชื้อ *V. harveyi* เลี้ยงในอาหารเหลว TSB ที่มี 2% NaCl และมีขั้นตอนการเตรียมเช่นเดียวกับเชื้อที่คัดเลือกได้

ภาคผนวก ก

Report of Microbial Identification by partial 16S rDNA sequence analysis

Sample Name : W3

516 Identification

Homology Search with BLASTn program from NCBI database

Sequences producing significant alignments:	SCORE	EVALUE
AF125317 Pseudomonas sp. pDL01	1023	0.0
DQ237950 Pseudomonas sp. Bxl-1	1023	0.0
DQ211690 Pseudomonas sp. LQG-3	1023	0.0
AY738263 Pseudomonas aeruginosa strain JB2	1023	0.0
DQ187386 Pseudomonas aeruginosa	1023	0.0

BLASTN 2.2.13 [Nov-27-2005]

Reference:

Altschul, Stephen F., Thomas L. Madden, Alejandro A. Schäffer, Jinghui Zhang, Zheng Zhang, Webb Miller, and David J. Lipman (1997), "Gapped BLAST and PSI-BLAST: a new generation of protein database search programs", *Nucleic Acids Res.* 25:3389-3402.

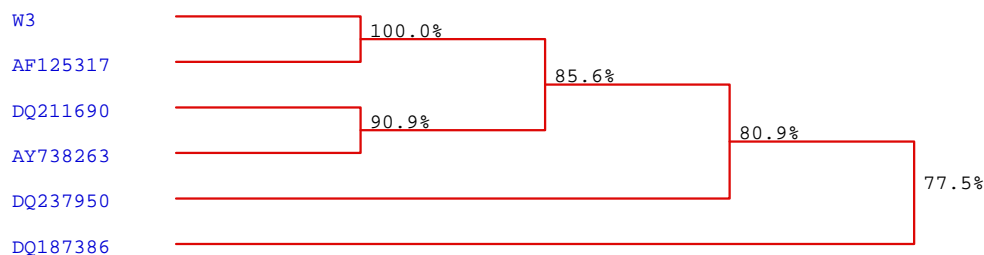
RID: 1145609574-24142-119616472893.BLASTQ4

Database: All GenBank+EMBL+DDBJ+PDB sequences (but no EST, STS, GSS, environmental samples or phase 0, 1 or 2 HTGS sequences)
3,845,320 sequences; 17,002,546,091 total letters

Query= W3 Length=516

```
TGGATGTGAAATCCCCGGGCTCAACCTGGGAACTGCATCCAAACTACTGAGCTAGAGTACGGTAGAGGGTGGTGG
AATTTCCCTGTGTAGCGGTGAAATGCGTAGATATAGGAAGGAACACCAGTGGCGAAGGCGACCACCTGGACTGATAC
TGACACTGAGGTGCGAAAGCGTGGGGAGCAAACAGGATTAGATACCCCTGGTAGTCCACGCCGTAACGATGTCGAC
TAGCCGTTGGGATCCTTGAGATCTTAGTGCGCAGCTAACGCGATAAGTCGACCCCTGGGGAGTACGGCCGCAAG
GTTAAAACCTCAAATGAATTGACGGGGGCCCGCACAAAGCGGTGGAGCATGTGGTTTAAATTCGAAGCAACGCGAAGAA
CCTTACCTGGCCTTGACATGCTGAGAACTTCCAGAGATGGATTGGTGCCTTCGGGAACTCAGACACAGGTGCTGC
ATGGCTGTCGTGAGCTCGTGTGAGATGTTGGGTTAAGTCCCCTAACGAGCGCAACCC
```


Alignment and Phylogenetic tree by DNASIS V3.7 program
Unweighted pair-group method using arithmetic averages (UPGMA)



>[gi|33337672|gb|AF125317.1](#) Pseudomonas sp. pDL01 16S ribosomal RNA gene,
partial sequence Length=1531

Score = 1023 bits (516), Expect = 0.0
Identities = 516/516 (100%), Gaps = 0/516 (0%)
Strand=Plus/Plus

```

Query 1      TGGATGTGAAATCCCCGGGCTCAACCTGGGAAC TGCATCCAAAAC TACTGAGCTAGAGTA 60
          |||
Sbjct 587    TGGATGTGAAATCCCCGGGCTCAACCTGGGAAC TGCATCCAAAAC TACTGAGCTAGAGTA 646

Query 61     CGGTAGAGGGTGGTGGAAATTTCTGTGTAGCGGTGAAATGCGTAGATATAGGAAGGAACA 120
          |||
Sbjct 647    CGGTAGAGGGTGGTGGAAATTTCTGTGTAGCGGTGAAATGCGTAGATATAGGAAGGAACA 706

Query 121    CCAGTGGCGAAGGCGACCACCTGGACTGATACTGACACTGAGGTGCGAAAGCGTGGGGAG 180
          |||
Sbjct 707    CCAGTGGCGAAGGCGACCACCTGGACTGATACTGACACTGAGGTGCGAAAGCGTGGGGAG 766

Query 181    CAAACAGGATTAGATACCCTGGTAGTCCACGCCGTAAACGATGTCTGACTAGCCGTTGGGA 240
          |||
Sbjct 767    CAAACAGGATTAGATACCCTGGTAGTCCACGCCGTAAACGATGTCTGACTAGCCGTTGGGA 826

Query 241    TCCTTGAGATCTTAGTGGCGCAGCTAACGCGATAAGTCGACCGCCTGGGGAGTACGGCCG 300
          |||
Sbjct 827    TCCTTGAGATCTTAGTGGCGCAGCTAACGCGATAAGTCGACCGCCTGGGGAGTACGGCCG 886

Query 301    CAAGGTTAAAAC TCAAATGAATTGACGGGGGCCCGCACAAGCGGTGGAGCATGTGGTTTA 360
          |||
Sbjct 887    CAAGGTTAAAAC TCAAATGAATTGACGGGGGCCCGCACAAGCGGTGGAGCATGTGGTTTA 946

Query 361    ATTCGAAGCAACGCGAAGAACCTTACCTGGCCTTGACATGCTGAGAACTTTCCAGAGATG 420
          |||
Sbjct 947    ATTCGAAGCAACGCGAAGAACCTTACCTGGCCTTGACATGCTGAGAACTTTCCAGAGATG 1006

Query 421    GATTGGTGCCTTCGGGAACTCAGACACAGGTGCTGCATGGCTGTCGTCAGCTCGTGTCTGT 480
          |||
Sbjct 1007   GATTGGTGCCTTCGGGAACTCAGACACAGGTGCTGCATGGCTGTCGTCAGCTCGTGTCTGT 1066

Query 481    GAGATGTTGGGT TAAAGTCCC GTAACGAGCGCAACCC 516
          |||
Sbjct 1067   GAGATGTTGGGT TAAAGTCCC GTAACGAGCGCAACCC 1102
  
```

>[gi|78173086|gb|DQ237950.1](#) Pseudomonas sp. Bxl-1 16S ribosomal RNA gene,
partial sequence Length=1403

Score = 1023 bits (516), Expect = 0.0

Identities = 516/516 (100%), Gaps = 0/516 (0%)
Strand=Plus/Plus

```

Query 1      TGGATGTGAAATCCCCGGGCTCAACCTGGGAACTGCATCCAAAACACTACTGAGCTAGAGTA 60
          |||
Sbjct 539    TGGATGTGAAATCCCCGGGCTCAACCTGGGAACTGCATCCAAAACACTACTGAGCTAGAGTA 598

Query 61     CGGTAGAGGGTGGTGGAAATTTCTGTGTAGCGGTGAAATGCGTAGATATAGGAAGGAACA 120
          |||
Sbjct 599    CGGTAGAGGGTGGTGGAAATTTCTGTGTAGCGGTGAAATGCGTAGATATAGGAAGGAACA 658

Query 121    CCAGTGGCGAAGGCGACCACCTGGACTGATACTGACACTGAGGTGCGAAAGCGTGGGGAG 180
          |||
Sbjct 659    CCAGTGGCGAAGGCGACCACCTGGACTGATACTGACACTGAGGTGCGAAAGCGTGGGGAG 718

Query 181    CAAACAGGATTAGATACCCTGGTAGTCCACGCCGTAACGATGTCTGACTAGCCGTTGGGA 240
          |||
Sbjct 719    CAAACAGGATTAGATACCCTGGTAGTCCACGCCGTAACGATGTCTGACTAGCCGTTGGGA 778

Query 241    TCCTTGAGATCTTAGTGGCGCAGCTAACGCGATAAGTCGACCGCCTGGGGAGTACGGCCG 300
          |||
Sbjct 779    TCCTTGAGATCTTAGTGGCGCAGCTAACGCGATAAGTCGACCGCCTGGGGAGTACGGCCG 838

Query 301    CAAGGTAAAACTCAAATGAATTGACGGGGGCCCGCACAAGCGGTGGAGCATGTGGTTTA 360
          |||
Sbjct 839    CAAGGTAAAACTCAAATGAATTGACGGGGGCCCGCACAAGCGGTGGAGCATGTGGTTTA 898

Query 361    ATTCGAAGCAACGCGAAGAACCTTACCTGGCCTTGACATGCTGAGAACTTTCCAGAGATG 420
          |||
Sbjct 899    ATTCGAAGCAACGCGAAGAACCTTACCTGGCCTTGACATGCTGAGAACTTTCCAGAGATG 958

Query 421    GATTGGTGCCTTCGGGAACTCAGACACAGGTGCTGCATGGCTGTCGTCAGCTCGTGTCTGT 480
          |||
Sbjct 959    GATTGGTGCCTTCGGGAACTCAGACACAGGTGCTGCATGGCTGTCGTCAGCTCGTGTCTGT 1018

Query 481    GAGATGTTGGGTTAAGTCCCCTAACGAGCGCAACCC 516
          |||
Sbjct 1019   GAGATGTTGGGTTAAGTCCCCTAACGAGCGCAACCC 1054

```

>[gi|77168450|gb|DQ211690.1](#) Pseudomonas sp. LQG-3 16S ribosomal RNA gene,
partial sequence Length=1398

Score = 1023 bits (516), Expect = 0.0
Identities = 516/516 (100%), Gaps = 0/516 (0%)
Strand=Plus/Plus

```

Query 1      TGGATGTGAAATCCCCGGGCTCAACCTGGGAACTGCATCCAAAACACTACTGAGCTAGAGTA 60
          |||
Sbjct 537    TGGATGTGAAATCCCCGGGCTCAACCTGGGAACTGCATCCAAAACACTACTGAGCTAGAGTA 596

Query 61     CGGTAGAGGGTGGTGGAAATTTCTGTGTAGCGGTGAAATGCGTAGATATAGGAAGGAACA 120
          |||
Sbjct 597    CGGTAGAGGGTGGTGGAAATTTCTGTGTAGCGGTGAAATGCGTAGATATAGGAAGGAACA 656

Query 121    CCAGTGGCGAAGGCGACCACCTGGACTGATACTGACACTGAGGTGCGAAAGCGTGGGGAG 180
          |||
Sbjct 657    CCAGTGGCGAAGGCGACCACCTGGACTGATACTGACACTGAGGTGCGAAAGCGTGGGGAG 716

Query 181    CAAACAGGATTAGATACCCTGGTAGTCCACGCCGTAACGATGTCTGACTAGCCGTTGGGA 240
          |||
Sbjct 717    CAAACAGGATTAGATACCCTGGTAGTCCACGCCGTAACGATGTCTGACTAGCCGTTGGGA 776

```

```

Query 241 TCCTTGAGATCTTAGTGGCGCAGCTAACGCGATAAGTCGACCGCCTGGGGAGTACGGCCG 300
          ||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Sbjct 777 TCCTTGAGATCTTAGTGGCGCAGCTAACGCGATAAGTCGACCGCCTGGGGAGTACGGCCG 836

Query 301 CAAGGTTAAAACCTCAAATGAATTGACGGGGGCCCGCACAAGCGGTGGAGCATGTGGTTTA 360
          ||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Sbjct 837 CAAGGTTAAAACCTCAAATGAATTGACGGGGGCCCGCACAAGCGGTGGAGCATGTGGTTTA 896

Query 361 ATTCGAAGCAACGCGAAGAACCTTACCTGGCCTTGACATGCTGAGAACTTTCCAGAGATG 420
          ||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Sbjct 897 ATTCGAAGCAACGCGAAGAACCTTACCTGGCCTTGACATGCTGAGAACTTTCCAGAGATG 956

Query 421 GATTGGTGCCTTCGGGAACTCAGACACAGGTGCTGCATGGCTGTCGTCAGCTCGTGTCTGT 480
          ||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Sbjct 957 GATTGGTGCCTTCGGGAACTCAGACACAGGTGCTGCATGGCTGTCGTCAGCTCGTGTCTGT 1016

Query 481 GAGATGTTGGGTAAAGTCCCGTAACGAGCGCAACCC 516
          ||||||||||||||||||||||||||||||||||
Sbjct 1017 GAGATGTTGGGTAAAGTCCCGTAACGAGCGCAACCC 1052

```

>[gi|52788431|gb|AY738263.1](#) Pseudomonas aeruginosa strain JB2 16S ribosomal RNA gene, partial sequence Length=1356

Score = 1023 bits (516), Expect = 0.0
Identities = 516/516 (100%), Gaps = 0/516 (0%)
Strand=Plus/Plus

```

Query 1 TGGATGTGAAATCCCCGGGCTCAACCTGGGAACTGCATCCAAAACACTACTGAGCTAGAGTA 60
          ||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Sbjct 565 TGGATGTGAAATCCCCGGGCTCAACCTGGGAACTGCATCCAAAACACTACTGAGCTAGAGTA 624

Query 61 CGGTAGAGGGTGGTGAATTTCTGTGTAGCGGTGAAATGCGTAGATATAGGAAGGAACA 120
          ||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Sbjct 625 CGGTAGAGGGTGGTGAATTTCTGTGTAGCGGTGAAATGCGTAGATATAGGAAGGAACA 684

Query 121 CCAGTGGCGAAGGCGACCACCTGGACTGATACTGACACTGAGGTGCGAAAGCGTGGGGAG 180
          ||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Sbjct 685 CCAGTGGCGAAGGCGACCACCTGGACTGATACTGACACTGAGGTGCGAAAGCGTGGGGAG 744

Query 181 CAAACAGGATTAGATACCCTGGTAGTCCACGCCGTAACGATGTCGACTAGCCGTTGGGA 240
          ||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Sbjct 745 CAAACAGGATTAGATACCCTGGTAGTCCACGCCGTAACGATGTCGACTAGCCGTTGGGA 804

Query 241 TCCTTGAGATCTTAGTGGCGCAGCTAACGCGATAAGTCGACCGCCTGGGGAGTACGGCCG 300
          ||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Sbjct 805 TCCTTGAGATCTTAGTGGCGCAGCTAACGCGATAAGTCGACCGCCTGGGGAGTACGGCCG 864

Query 301 CAAGGTTAAAACCTCAAATGAATTGACGGGGGCCCGCACAAGCGGTGGAGCATGTGGTTTA 360
          ||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Sbjct 865 CAAGGTTAAAACCTCAAATGAATTGACGGGGGCCCGCACAAGCGGTGGAGCATGTGGTTTA 924

Query 361 ATTCGAAGCAACGCGAAGAACCTTACCTGGCCTTGACATGCTGAGAACTTTCCAGAGATG 420
          ||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Sbjct 925 ATTCGAAGCAACGCGAAGAACCTTACCTGGCCTTGACATGCTGAGAACTTTCCAGAGATG 984

Query 421 GATTGGTGCCTTCGGGAACTCAGACACAGGTGCTGCATGGCTGTCGTCAGCTCGTGTCTGT 480
          ||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Sbjct 985 GATTGGTGCCTTCGGGAACTCAGACACAGGTGCTGCATGGCTGTCGTCAGCTCGTGTCTGT 1044

Query 481 GAGATGTTGGGTAAAGTCCCGTAACGAGCGCAACCC 516
          ||||||||||||||||||||||||||||||||||
Sbjct 1045 GAGATGTTGGGTAAAGTCCCGTAACGAGCGCAACCC 1080

```

>[gi|76365718|gb|DQ187386.1](#) Pseudomonas aeruginosa 16S ribosomal RNA gene, partial sequence Length=1430

Score = 1023 bits (516), Expect = 0.0
Identities = 516/516 (100%), Gaps = 0/516 (0%)
Strand=Plus/Plus

```

Query 1      TGGATGTGAAATCCCCGGGCTCAACCTGGGAAGTGCATCCAAAACACTGAGCTAGAGTA 60
           ||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Sbjct 553    TGGATGTGAAATCCCCGGGCTCAACCTGGGAAGTGCATCCAAAACACTGAGCTAGAGTA 612

Query 61     CGGTAGAGGGTGGTGGAAATTTCTGTGTAGCGGTGAAATGCGTAGATATAGGAAGGAACA 120
           ||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Sbjct 613    CGGTAGAGGGTGGTGGAAATTTCTGTGTAGCGGTGAAATGCGTAGATATAGGAAGGAACA 672

Query 121    CCAGTGGCGAAGGCGACCACCTGGACTGATACTGACTGAGGTGCGAAAGCGTGGGGAG 180
           ||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Sbjct 673    CCAGTGGCGAAGGCGACCACCTGGACTGATACTGACTGAGGTGCGAAAGCGTGGGGAG 732

Query 181    CAAACAGGATTAGATACCCTGGTAGTCCACGCCGTAACGATGTGCGACTAGCCGTTGGGA 240
           ||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Sbjct 733    CAAACAGGATTAGATACCCTGGTAGTCCACGCCGTAACGATGTGCGACTAGCCGTTGGGA 792

Query 241    TCCTTGAGATCTTAGTGGCGCAGCTAACGCGATAAGTCGACCGCCTGGGGAGTACGGCCG 300
           ||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Sbjct 793    TCCTTGAGATCTTAGTGGCGCAGCTAACGCGATAAGTCGACCGCCTGGGGAGTACGGCCG 852

Query 301    CAAGGTAAAACTCAAATGAATTGACGGGGGCCCGCACAAGCGGTGGAGCATGTGGTTTA 360
           ||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Sbjct 853    CAAGGTAAAACTCAAATGAATTGACGGGGGCCCGCACAAGCGGTGGAGCATGTGGTTTA 912

Query 361    ATTCGAAGCAACGCGAAGAACCTTACCTGGCCTTGACATGCTGAGAAGTTCCAGAGATG 420
           ||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Sbjct 913    ATTCGAAGCAACGCGAAGAACCTTACCTGGCCTTGACATGCTGAGAAGTTCCAGAGATG 972

Query 421    GATTGGTGCCTTCGGGAACTCAGACACAGGTGCTGCATGGCTGTCGTCAGCTCGTGTCTG 480
           ||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Sbjct 973    GATTGGTGCCTTCGGGAACTCAGACACAGGTGCTGCATGGCTGTCGTCAGCTCGTGTCTG 1032

Query 481    GAGATGTTGGGTAAAGTCCCCTAACGAGCGCAACCC 516
           ||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Sbjct 1033   GAGATGTTGGGTAAAGTCCCCTAACGAGCGCAACCC 1068

```

[AF125317](#). Reports Pseudomonas sp. PDL01[gi:33337672]

```

LOCUS      AF125317 1531 bp DNA linear BCT 01-JAN-2005
DEFINITION Pseudomonas sp. pDL01 16S ribosomal RNA gene, partial sequence.
ACCESSION  AF125317
VERSION    AF125317.1 GI:33337672
KEYWORDS   .
SOURCE     Pseudomonas sp. pDL01
ORGANISM   Pseudomonas sp. pDL01
           Bacteria; Proteobacteria; Gammaproteobacteria; Pseudomonadales;
           Pseudomonadaceae; Pseudomonas.
REFERENCE  1 (bases 1 to 1531)
AUTHORS   Dutta,S.K. and Hou,L.-H.
TITLE     Novel Pseudomonas sp. from TNT Contaminated soil
JOURNAL   Unpublished
REFERENCE  2 (bases 1 to 1531)
AUTHORS   Dutta,S.K. and Hou,L.-H.
TITLE     Direct Submission
JOURNAL   Submitted (02-OCT-1998) Biology, Howard University, 415 College
           Street, N.W., Washington, DC 20059, USA
FEATURES   Location/Qualifiers

```

```

source          1..1531
                 /organism="Pseudomonas sp. pDL01"
                 /mol_type="genomic DNA"
                 /strain="pDL01"
                 /db_xref="taxon:88285"
                 /note="from TNT contaminated soil"
rRNA            <1..>1531
                 /product="16S ribosomal RNA"

```

ORIGIN

```

1 tagagtttga tcctggctca gattgaacgc tggcggcagg cctaacacat gcaagtcgag
61 cggatgaagg gagcttgctc ctggattcag cggcggacgg gtgagtaatg cctaggaatc
121 tgcctggtag tgggggataa cgtccggaaa cgggcgctaa taccgcatac gtcctgaggg
181 agaaagtggg ggatcttcgg acctcacgct atcagatgag cctaggtcgg attagctagt
241 tgggtgggta aaggcctacc aaggcgacga tccgtaactg gtctgagagg atgatcagtc
301 acactggaac tgagacacgg tccagactcc tacgggaggc agcagtgggg aatattggac
361 aatggggcga agcctgatcc agccatgccg cgtgtgtgaa gaaggtcttc ggattgtaaa
421 gcactttaag ttgggaggaa gggcagtaag ttaatacctt gctgttttga cgttaccac
481 agaataagca ccggctaact tcgtgccagc agccgcggta atacgaaggg tgcaagcgtt
541 aatcggaatt actgggcgta aagcgcgcgt aggtggttca gcaagttgga tgtgaaatcc
601 ccgggctcaa cctgggaact gcatccaaaa ctactgagct agagtacggt agagggtggt
661 ggaatttcct gtgtagcggg gaaatgcgta gatataggaa ggaacaccag tggcgaaggg
721 gaccacctgg actgatactg aactgaggt gcgaaagcgt ggggagcaaa caggattaga
781 taccctggta gtccacgcg taaacgatgt cgactagccg ttgggatcct tgagatctta
841 gtggcgacgc taacgcgata agtcgaccgc ctggggagta cggccgcaag gttaaaactc
901 aatgaattg acggggggccc gcacaagcgg tggagcatgt ggtttaattc gaagcaacgc
961 gaagaacctt acctggcctt gacatgctga gaactttcca gagatggatt ggtgccttcg
1021 ggaactcaga cacaggtgct gcatggctgt cgtcagctcg tgctcgtgaga tgttggtta
1081 agtcccgtaa cgagcgcaac ccttgtcctt agttaccagc acctcgggtg ggcactctaa
1141 ggaactgcc ggtgacaac cggaggaagg tggggatgac gtcaagtcat catggccctt
1201 acggccaggg ctacacacgt gctacaatgg tcggtacaaa gggttgcaa gcccgaggt
1261 ggaactcaat ccataaaacc gatcgtagtc cggatcgag tctgcaactc gactcgtgta
1321 agtcggaatc gctagtaatc gtgaatcaga atgtcacggt gaatacgttc ccgggccttg
1381 tacacaccgc ccgtcacacc atgggagtgg gttgctccag aagtagctag tctaaccgca
1441 agggggacgg ttaccacgga gtgattcatg actggggtga agtcgtaaca aggtagcgt
1501 aggggaacct gcggctggat cacctcctta a

```

```

DQ237950. Reports Pseudomonas sp. Bxl-1 [gi:78173086]
LOCUS          DQ237950 1403 bp DNA linear BCT 31-OCT-2005
DEFINITION    Pseudomonas sp. Bxl-1 16S ribosomal RNA gene, partial sequence.
ACCESSION     DQ237950
VERSION       DQ237950.1 GI:78173086
KEYWORDS      .
SOURCE        Pseudomonas sp. Bxl-1
              ORGANISM Pseudomonas sp. Bxl-1
                Bacteria; Proteobacteria; Gammaproteobacteria; Pseudomonadales;
                Pseudomonadaceae; Pseudomonas.
REFERENCE     1 (bases 1 to 1403)
              AUTHORS   Li,X., He,J. and Li,S.
              TITLE     Isolation of profenofos degrading-bacteria
              JOURNAL    Unpublished
REFERENCE     2 (bases 1 to 1403)
              AUTHORS   Li,X., He,J. and Li,S.
              TITLE     Direct Submission
              JOURNAL    Submitted (07-OCT-2005) College of Life Science, Nanjing
                Agricultural University, Nanjing Weigang No.1, Nanjing, Jiangsu
                210095, China
FEATURES      Location/Qualifiers
              source    1..1403
                /organism="Pseudomonas sp. Bxl-1"
                /mol_type="genomic DNA"
                /strain="Bxl-1"

```

[rRNA](#) /db_xref="taxon:353219"
 <1..>1403
 /product="16S ribosomal RNA"

ORIGIN

```

1 atgcaagtcg agcggatgaa gggagcttgc tcctggattc agcggcggac gggtgagtaa
61 tgcctaggaa tctgcctggt agtgggggat aacgtccgga aacgggcgct aataccgcat
121 acgtcctgag ggagaaagtg ggggatcttc ggacctcacg ctatcagatg agcctaggtc
181 ggattagcta gttggtgggg taaaggccta ccaaggcgac gatccgtaac tggctgaga
241 ggatgatcag tcacactgga actgagacac ggtccagact cctacgggag gcagcagtgg
301 ggaatattgg acaatgggcy aaagcctgat ccagccatgc cgcgtgtgtg aagaaggtct
361 tcggattgta aagcacttta agttgggagg aagggcagta agttaatacc ttgctgtttt
421 gacgttacca acagaataag caccggctaa ctctgtgcca gcagccgcyg taatacgaag
481 ggtgcaagcy ttaatcgaa ttactgggcy taaagcgcgc gtaggtggtt cagcaagttg
541 gatgtgaaat ccccgggctc aacctgggaa ctgcatcaa aactactgag ctagagtacg
601 gtagagggty gtggaatttc ctgtgtagcy gtgaaatgcy tagataatag aaggaacacc
661 agtggcgaa gcgaccacct ggactgatac tgacactgag gtgcgaaagc gtggggagca
721 aacaggatta gataccctgg tagtccacgc cgtaaacgat gtcgactagc cgttgggatc
781 cttgagatct tagtgggcyg gctaacgcyg taagtgcacc gcctggggag tacggcgcga
841 aggttaaaac tcaaatgaat tgacggggcy cgcacaagc ggtggagcat gtggtttaat
901 tcgaagcaac gcgaagaacc ttacctggcc ttgacatgct gagaactttc cagagatgga
961 ttggtgcctt cgggaactca gacacaggtg ctgcatggct gtcgtcagct cgtgtcgtga
1021 gatgttgggt taagtcccgt aacgagcgc acccctgtcc ttagttacca gcacctcggg
1081 tgggcactct aaggagacty ccggtgacaa accggaggaa ggtggggatg acgtcaagtc
1141 atcatggccc ttacggccag ggctacacac gtgctacaat ggtcggtaga aagggttgc
1201 aagccgcgag gtggagctaa tcccataaaa ccgatcgtag tccggatcgc agtctgcaac
1261 tcgactgcyt gaagtcgaa tcgctagtaa tcgtgaatca gaatgtcacg gtgaatacgt
1321 tcccgggctt tgtacacacc gcccgtcaca ccatgggagt ggggtgtctc agaagtagct
1381 agtctaaccg caagggggac ggt

```

DQ211690. [Reports](#) Pseudomonas sp. LQG-3 [gi:77168450]

LOCUS DQ211690 1398 bp DNA linear BCT 11-OCT-2005

DEFINITION Pseudomonas sp. LQG-3 16S ribosomal RNA gene, partial sequence.

ACCESSION DQ211690

VERSION DQ211690.1 GI:77168450

KEYWORDS .

SOURCE Pseudomonas sp. LQG-3

ORGANISM [Pseudomonas sp. LQG-3](#)

Bacteria; Proteobacteria; Gammaproteobacteria; Pseudomonadales;
 Pseudomonadaceae; Pseudomonas.

REFERENCE 1 (bases 1 to 1398)

AUTHORS Yang,C.

TITLE Isolation of Bacteria from Contaminated Soil

JOURNAL Unpublished

REFERENCE 2 (bases 1 to 1398)

AUTHORS Yang,C.

TITLE Direct Submission

JOURNAL Submitted (19-SEP-2005) Department of Microbiology, College of
 Life

Science, Tongwei Road 6, Nanjing, Jiangsu Province 210095, P.R.
 China

FEATURES Location/Qualifiers

source 1..1398
 /organism="Pseudomonas sp. LQG-3"
 /mol_type="genomic DNA"
 /strain="LQG-3"
 /db_xref="taxon:349090"
[rRNA](#) <1..>1398
 /product="16S ribosomal RNA"

ORIGIN

```

1 tgcaagtcga gcggatgaag ggagcttgc cctggattca gcggcggagg gtgagtaatg
61 cctaggaatc tgctggtag tgggggataa cgtccggaaa cgggcgctaa taccgcatac

```

```

121 gtcctgaggg agaaagtggg ggatcttcgg acctcgcgct atcagatgag cctaggtcgg
181 attagctagt tgggtgggta aaggcctacc aaggcgacga tccgtaactg gtctgagagg
241 atgatcagtc aactgggaac tgagacacgg tccagactaa tacgggagggc agcagtggggg
301 aatattggac aatggggcga agcctgatcc agccatgccg cgtgtgtgaa gaaggtcttc
361 ggattgtaaa gcactttaag ttgggaggaa gggcagtaag ttaatacctt gctgttttga
421 cgttaccaac agaataagca ccggctaact tcgtgccagc agccgcggta atacgaaggg
481 tgcaagcgtt aatcggaatt actgggcgta aagcgcgcgt aggtggttca gcaagttgga
541 tgtgaaatcc ccgggctcaa cctgggaact gcatccaaaa ctactgagct agagtacggt
601 agagggtggt ggaatttcct gtgtagcggg gaaatgcgta gatataaggaa ggaacaccag
661 tggcgaaggc gaccacctgg actgatactg aactgaggt gcgaaagcgt ggggagcaaa
721 caggattaga taccctggtg tccacgcggc taaacgatgt cgataggccg ttgggatcct
781 tgagatctta gtggcgagc taacgcgaga agtcgaccgc ctggggagta cggccgcaag
841 gttaaaactc aaatgaattg acggggggcc gcacaagcgg tggagcatgt ggtttaattc
901 gaagcaacgc gaagaacctt acctggcctt gacatgctga gaactttcca gagatggatt
961 ggtgccttcg ggaactcaga cacaggtgct gcatggctgt cgtcagctcg tgtcgtgaga
1021 tgttgggtta agtcccgtaa cgagcgaac cttgtcctt agttaccagc acctcgggtg
1081 ggcactctaa ggagactgcc ggtgacaaac cggaggaagg tggggatgac gtcaagtcat
1141 catggccctt acggccaggg ctacacacgt gctacaatgg tcggtacaaa ggggtgcaa
1201 gccgcagagt ggagctaatc ccataaaacc gatcgtagtc cggatcgcag tctgcaactc
1261 gactgcgtga agtcggaatc gctagtaatc gtgaatcaga atgtcacggt gaatacgttc
1321 ccgggccttg tacacaccgc ccgtcacacc atgggagtgg gttgctccag aagtagctag
1381 tctaaccgca agggggac

```

```

AY738263. Reports Pseudomonas aeruginosa strain JB2 [gi:52788431]
LOCUS      AY738263     1356 bp     DNA         linear      BCT 03-OCT-2004
DEFINITION Pseudomonas aeruginosa strain JB2 16S ribosomal RNA gene,
partial
sequence.
ACCESSION  AY738263
VERSION    AY738263.1  GI:52788431
KEYWORDS   .
SOURCE     Pseudomonas aeruginosa
ORGANISM   Pseudomonas aeruginosa
Bacteria; Proteobacteria; Gammaproteobacteria; Pseudomonadales;
Pseudomonadaceae; Pseudomonas.
REFERENCE  1 (bases 1 to 1356)
AUTHORS    Iwashita,S. and Wood,T.K.
TITLE      Enhanced Aerobic Degradation of Metal Lubricants Using a 30oC
Biological Consortium
JOURNAL    Unpublished
REFERENCE  2 (bases 1 to 1356)
AUTHORS    Iwashita,S. and Wood,T.K.
TITLE      Direct Submission
JOURNAL    Submitted (30-AUG-2004) Chemical Engineering, University of
Connecticut, 191 Auditorium Road, Storrs, CT 06269, USA
FEATURES   Location/Qualifiers
source     1..1356
           /organism="Pseudomonas aeruginosa"
           /mol_type="genomic DNA"
           /strain="JB2"
           /db_xref="taxon:287"
rRNA     <1..>1356
           /product="16S ribosomal RNA"

ORIGIN
1 ttgaacgctg gcggcaggcc taacacatgc aagtcgagcg gatgaagga gcttgctcct
61 ggattcagcg gcggacgggt gagtaatgcc taggaatctg cctggtagtg ggggataacg
121 tccggaacg gcggcctaata ccgcatacgt cctgagggag aaagtggggg atcttcggac
181 ctacgctat cagatgagcc taggtcggat tagctagttg gtggggtaaa ggcctacaa
241 ggcgacgatc cgtaactggt ctgagaggat gatcagtcac actggaactg agacacggtc
301 cagactccta cgggagcgag cagtggggaa tattggacaa tgggcgaaag cctgatccag
361 ccatgccgcy tgtgtgaaga aggtcttcgg attgtaaagc actttaagtt gggaggaagg
421 gcagtaagtt aataccttgc tgttttgacg ttaccaacag aataagcacc ggctaacttc

```

```

481 gtgccagcag ccgcggaat acgaagggg caagcgtaa tcggaattac tgggcgtaa
541 gcgcgcgtag gtggttcagc aagttggatg tgaatcccc gggctcaacc tgggaactgc
601 atccaaaact actgagctag agtacgtag aggggtgggg aatttcctgt gtagecggta
661 aatgcgtaga tataggaag aacaccagtg gcgaaggcga ccacctggac tgatactgac
721 actgaggtgc gaaagcgtg ggagcaaca ggattagata ccctggtagt ccacgccgta
781 aacgatgtcg actagcgtt gggatcctt agatcttagt ggcgagcga acgcgataag
841 tcgaccgcct ggggagtagc gccgcaagg taaaactcaa atgaattgac gggggcccgc
901 acaagcggg gagcatgtg tttaattcga agcaacgcga agaacttac ctggccttga
961 catgctgaga actttccaga gatggattg tgccttcggg aactcagaca caggtgctgc
1021 atggctgtcg tcagctcgtg tcgtgagatg ttgggttaag tcccgtaacg agcgcaaccc
1081 ttgtccttag ttaccagcac ctccgggtgg cactctaagg agactgccg tgacaaaccg
1141 gaggaagggt gggatgacgt caagtcatca tggcccttac ggccagggc acacagtgc
1201 tacaatggtc ggtacaaagg gttgccaagc cgcgaggtg agctaattcc ataaaaccga
1261 tcgtagtcg gatcgagtc tgcaactcga ctgctggaag tcggaatcgc tagtaatcgt
1321 gaatcagaat gtcacggtga atacgttccc gggcct

```

DQ187386. [Reports](#) *Pseudomonas aeruginosa* [gi:76365718]

LOCUS DQ187386 1430 bp DNA linear BCT 02-OCT-2005

DEFINITION *Pseudomonas aeruginosa* 16S ribosomal RNA gene, partial sequence.

ACCESSION DQ187386

VERSION DQ187386.1 GI:76365718

KEYWORDS .

SOURCE *Pseudomonas aeruginosa*

ORGANISM [Pseudomonas aeruginosa](#)
 Bacteria; Proteobacteria; Gammaproteobacteria; Pseudomonadales;
 Pseudomonadaceae; Pseudomonas.

REFERENCE 1 (bases 1 to 1430)

AUTHORS Hui,L. and Zhong,M.B.

TITLE Phenotypic characteristics and phylogenetic analysis of bacteria from offshore oil field

JOURNAL Unpublished

REFERENCE 2 (bases 1 to 1430)

AUTHORS Hui,L. and Zhong,M.B.

TITLE Direct Submission

JOURNAL Submitted (28-AUG-2005) Chemical and Pharmaceutical Institute, East
 China University of Science and Technology, Meilong Road,
 Shanghai
 200237, China

FEATURES Location/Qualifiers

source 1..1430
 /organism="Pseudomonas aeruginosa"
 /mol_type="genomic DNA"
 /db_xref="taxon:287"

[rRNA](#) <1..>1430
 /product="16S ribosomal RNA"

ORIGIN

```

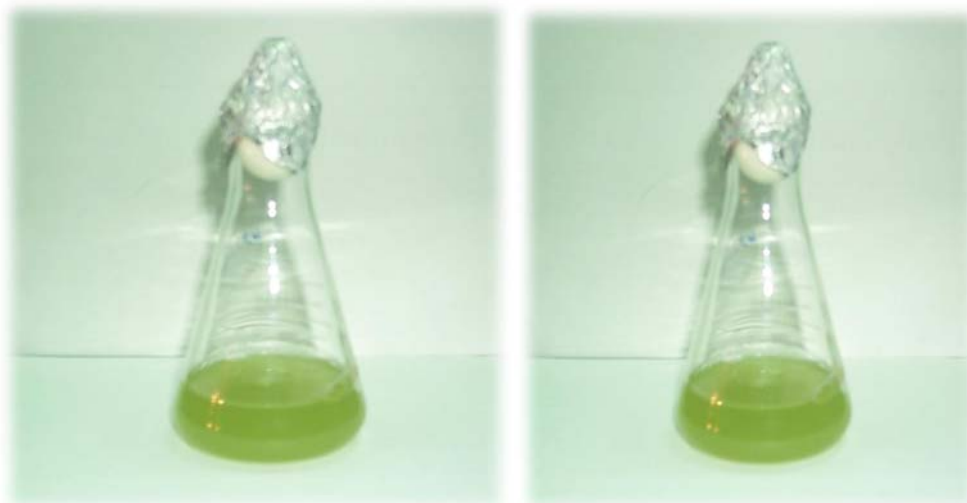
1 cggcggccta acacatgcaa gtcgagcga tgaagggagc ttgctcctgg attcagcggc
61 ggacgggtga gtaatgccta ggaatctgcc tggtagtggg ggataacgct cggaaacggg
121 cgctaatacc gcatacgtcc tgagggagaa agtgggggat cttcggacct cacgctatca
181 gatgagccta ggtcggatta gctagtggg ggggtaaagg cctaccaagg cgacgatccg
241 taactggtct gagaggatga tcagtcacac tggaaactgag acacgggtcca gactcctacg
301 ggaggcagca gtggggaata ttggacaatg ggcgaaagcc tgatccagcc atgcccgctg
361 tgtgaagaag gtcttcggat tgtaaagcac tttaagtgg gaggaagggc agtaagttaa
421 taccttgctg ttttgacgtt accaacagaa taagcaccgg ctaacttcgt gccagcagcc
481 gcggtaatac gaaggggtgca agcgttaatc ggaattactg ggcgtaaacg gcgcgtaggt
541 ggttcagcaa gttggatgtg aaatcccgg gctcaacctg ggaactgcat caaaaactac
601 tgagctagag tacggtagag ggtggtggaa tttcctgtgt agcggtgaaa tgcgtagata
661 taggaaggaa caccagtggc gaaggcgacc acctggactg atactgacac tgaggtgcga
721 aagcgtggg agcaaacagg attagatacc ctggtagtcc acgccgtaaa cgatgtcgac
781 tagccgttgg gatccttgag atcttagtgg cgcagctaac gcgataagtc gaccgcttgg
841 ggagtacggc cgcaaggtta aaactcaaat gaattgacgg gggcccgcac aagcgggtga
901 gcatgtggtt taattcgaag caacgcgaag aaccttacct ggccttgaca tgctgagAAC

```

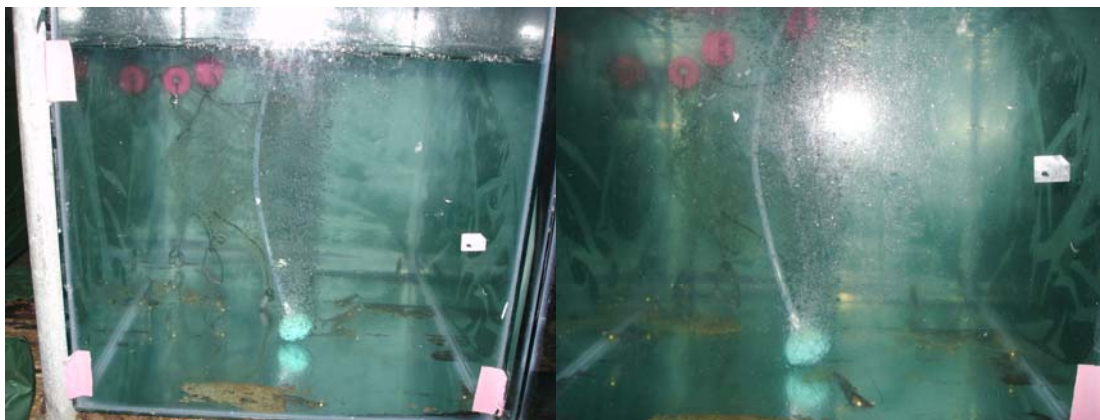

961 tttccagaga tggattgggtg ctttcgggaa ctcagacaca ggtgctgcat ggctgtcgtc
1021 agctcgtgtc gtgagatggt gggttaagtc ccgtaacgag cgcaaccctt gtccttagtt
1081 accagcacct cgggtgggca ctctaaggag actgccggtg acaaaccgga ggaaggtggg
1141 gatgacgtca agtcatcatg gcccttacgg ccagggctac acacgtgcta caatggtcgg
1201 taaaaaggt tgccaagcgg cgaggtggag ctaatccat aaaaccgatc gtagtccgga
1261 tcgcagtctg caactcgact gcgtgaagtc ggaatcgcta gtaatcgta atcagaatgt
1321 cacggtgaat acgttcccgg gccttgata caccgcccggt cacaccatgg gtagtgggtg
1381 ctccagaagt agctagtcta accgcaaggg ggacgggtac cacggagtga

ภาคผนวก ง

การเลี้ยงกุ้งในสภาวะจำลอง



รูปที่ 33 *Pseudomonas* sp. W3 ในอาหารเหลว FGM ที่มี 2% NaCl เมื่อเลี้ยงเป็นเวลา 12 ชั่วโมง



รูปที่ 34 สภาวะจำลองบ่อเลี้ยงกุ้งที่เวลาเริ่มต้นเลี้ยง



รูปที่ 35 สภาวะจำลองบ่อเลี้ยงกุ้งที่วันที่ 4 ของการเลี้ยง



รูปที่ 36 สภาพของกุ้งที่ตายจากชุดการทดลองที่เดิมเชื้อ *V. harveyi* เพียงอย่างเดียว