

## บทที่ 2

### การหาสภาวะที่เหมาะสมต่อการเจริญของเชื้อกลุ่ม Denitrifiers

นำเชื้อที่ผ่านการคัดเลือกกลุ่ม denitrifiers ที่อาจมีบทบาทช่วยในการกำจัดในเตรทของจากน้ำเสียของระบบบำบัดน้ำเสียมาหาสภาวะที่เหมาะสมต่อการเจริญ โดยพิจารณาในเรื่องของพีเอชเริ่มต้น และ อุณหภูมิ นอกจากราบีนี้ยังคงอยู่ปัจจัยดังกล่าวต่อการเกิดกระบวนการ denitrification สำหรับพวก denitrifiers โดยที่น้ำเสียของโรงงานแปรรูปน้ำขยะพาราที่บางส่วนของกระบวนการผลิตมีการใช้กรดซัลฟูริกจะพบชั้นเพดเป็นส่วนใหญ่ซึ่งถูกใช้โดยกระบวนการหายใจแบบไร้อากาศแล้วเกิดซัลไฟต์ซึ่งจำเป็นต้องใช้เชื้อกลุ่ม sulfur หรือ sulfide oxidizing bacteria แต่ยังไรมีความในโรงงานแปรรูปน้ำขยะที่ผลิตധุமิพัฒนา หรือน้ำเสียจากโรงงานประเภทอื่นๆ รวมทั้งการเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำ ซึ่งในกระบวนการบำบัดก่อให้เกิดในเตรทจากกระบวนการ nitrification ซึ่งด้านก่อปล่อยลงดินแหล่งน้ำธรรมชาติย่อมก่อให้เกิดปัญหาสารร้ายเมืองบาน (eutrophication) ได้ ดังนั้นการศึกษาในครั้งนี้จึงพิจารณาเชื้อกลุ่ม denitrifiers ด้วยเพาะอาจเป็นแนวทางที่จะลดการหายใจแบบไร้อากาศที่ใช้ชั้นเพดแล้วก่อให้เกิดมลพิษชั้นไฟฟ์โดยเพิ่มการหายใจแบบใช้ในเตรทของเชื้อกลุ่ม denitrifiers และควรเป็น denitrifiers ที่สามารถใช้ชั้นไฟฟ์ได้ด้วย

#### อุปกรณ์และวิธีการทดลอง

##### 1. การหาสภาวะที่เหมาะสมต่อการเจริญของ Denitrifiers

###### 1.1 การหาพีเอชที่เหมาะสมต่อการเจริญ

นำเชื้o denitrifiers ที่คัดเลือกได้ทั้ง 3 ไอโซเลท (D13, D16 และ D20) ซึ่งเจริญในอาหาร nutrient agar (NA) อายุ 24 ชม จำนวน 1 loopful มาถ่ายเชื้อลงในอาหาร nitrate broth เมื่อครบ 24 ชม ใช้เป็นหัวเชื้อ ใช้หัวเชื้อ 1% ถ่ายลงในอาหาร nitrate broth ปริมาตร 20 มล ในหลอดแก้ว (15x20 มม) ที่มี durham tube อยู่ภายใน โดยที่อาหารมีการปรับพีเอชเริ่มต้นเท่ากับ 4 4.5 5 5.5 6 6.5 7 7.5 และ 8 บ่มที่อุณหภูมิห้องประมาณ ( $30\pm33^{\circ}\text{C}$ ) สังเกตการณ์เกิดแก๊สในหลอดดักแก๊สทุกวัน และวัดการเจริญโดยวัดค่า OD 660 เมื่อครบ 7 วัน (ปริมาตรแก๊สไม่เพิ่มขึ้น) และวัดปริมาณแก๊สที่เกิดในหลอดดักแก๊สโดยวัดความขาวของอากาศที่แทนที่อาหารในหลอดดักแก๊ส แล้วคำนวณเป็นปริมาตรจากสูตร  $\text{Fr}^2\text{H}$

###### 1.2 การหาอุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการเจริญ

วิธีการเช่นเดียวกับข้อ 1.1 เพียงแต่ปรับพีเอชของอาหารให้เป็นพีเอชที่เหมาะสมต่อการเจริญของแต่ละเชื้อ แล้วนำไปบ่มที่อุณหภูมิต่างกันดังนี้ 25 30 35 40 45 และ  $50^{\circ}\text{C}$  วัดการเจริญโดยวัดค่า OD 660 เมื่อครบ 7 วัน และวัดปริมาณแก๊สที่เกิดในหลอดดักแก๊สโดยวิธีการเดียวกับข้อ 1.1

ฝ่ายหอสมุด  
คุณนภิญชล บรรจงกระวีสุนทร

### 1.3 การลดปริมาณไนโตรทของเชื้อเมื่อเลี้ยงภายใต้สภาวะที่เหมาะสม

เดี้ยงเชื้อภายใต้สภาวะที่เหมาะสมต่อการเจริญของแบคทีเรียในฟลากขบวน 250 มล ที่มีอาหารอยู่ 100 มล บ่มเชื้อในศูนย์มีอุณหภูมิเหมาะสมต่อการเจริญของเชื้อโดยไม่มีการเขย่า วัดการเจริญทุกๆ 24 ชม เป็นเวลา 120 ชม แล้วนำไปหมุนเร็วๆที่ 6000 rpm นาน 15 นาที แล้วนำส่วนใส่ไปวิเคราะห์ต่อเพื่อวัดปริมาณไนโตรท ในไครท์ เพื่อตรวจสอบประสิทธิภาพการเกิด denitrification (dissimilatory nitrate reduction) ของเชื้อ และ แยกโน้มเนื้ย โดยเปรียบเทียบกับชุดควบคุม ตรวจสอบปริมาณไนโตรท ในไครท์และ แยกโน้มเนื้ย โดยใช้ test kit แล้ววัดโดยใช้เครื่อง photometer รุ่น NOVA 60 ของบริษัท Merck

### 1.4 การทดสอบทางชีวเคมีและสรีรวิทยา

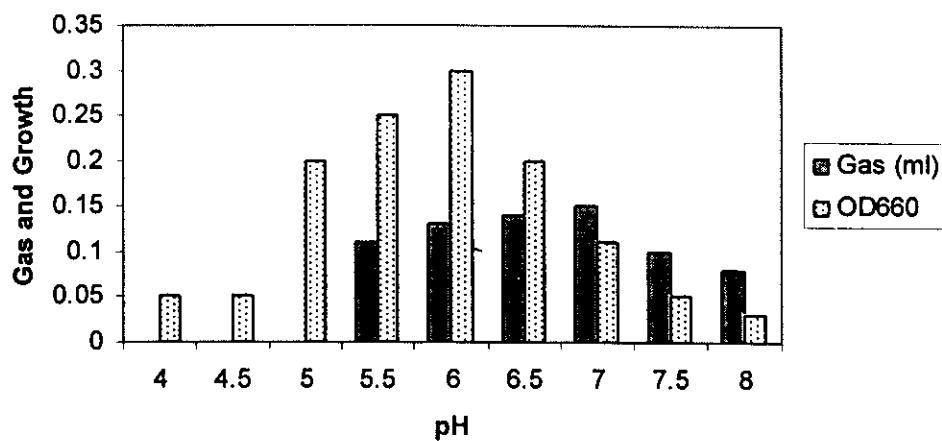
ผลจากการข้อมูลแบบแกรมพบว่าเชื้อที่คัดเดือดได้ทั้ง 3 ไอโซเลตต่างก็ติดสีแกรมลบ รูปร่างเป็นแท่งสั้นๆ ดังนั้นจึงได้ทดสอบการมีหรือไม่มีเอนไซม์ catalase oxidase urease การเคลื่อนที่ (motility test) การใช้สารชีวไม่เดกุลและอื่นๆ เช่นการเจริญได้ที่อุณหภูมิ 4 หรือ 41 °C โดยพิจารณาจากการที่เชื้อจัดอยู่ในพวก Gram negative aerobic rod and cocci (Palleroni, 1984) หรืออยู่ในกลุ่ม Gram negative aerobic/microaerophilic rod and cocci (Holt et al. 1994) และวิธีการทดสอบตาม ควรพร คันธ โชค (2537)

## 1. ผลของพีเอชและอุณหภูมิต่อการเจริญ

### 1.1 ผลของพีเอชต่อการเจริญ

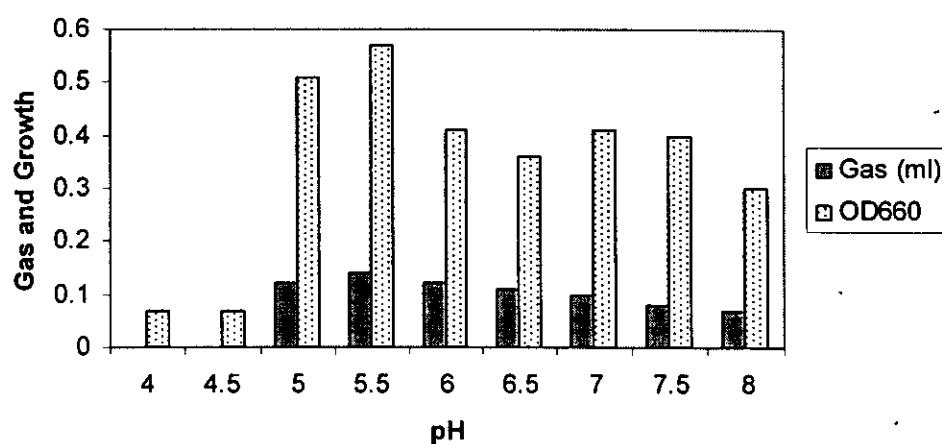
พีเอชที่เหมาะสมต่อการเจริญของเชื้อทั้ง 3 ไอโซเลตอยู่ในช่วงที่เป็นกรดเดือนน้อยโดยไอโซเลต D13 มีค่าพีเอชที่เหมาะสมต่อการเจริญคือ 6 และสามารถเจริญได้ดีในช่วงพีเอชระหว่าง 5-6.5 การสร้างแก๊สที่สามารถดักได้พบที่ค่าพีเอชตั้งแต่ 5.5-8 โดยมีค่าไกส์เคียงกันที่พีเอช 5.5-7.0 (รูปที่ 1) ขณะที่ไอโซเลต D16 มีค่าพีเอชที่เหมาะสมต่อการเจริญคือ 5.5 รองลงมาที่ พีเอช 5 และพบว่า มีการเจริญได้ไกส์เคียงกันที่พีเอช 6-7.5 และการสร้างแก๊สมีค่าไกส์เคียงกันที่พีเอช 5-7 ไม่พบการสร้างแก๊สที่ 4-4.5 ดังรูปที่ 2 และสำหรับไอโซเลต D20 มีค่าพีเอชที่เหมาะสมต่อการเจริญคือ 5 รองลงมาคือที่พีเอช 5.5 และการสร้างแก๊สพบว่าดีในช่วง พีเอช 5-6.5 และพบการเกิดแก๊สในทุกค่าของพีเอชที่ทดสอบ ตามรูปที่ 3

### Effects of pH on denitrification and growth of D13



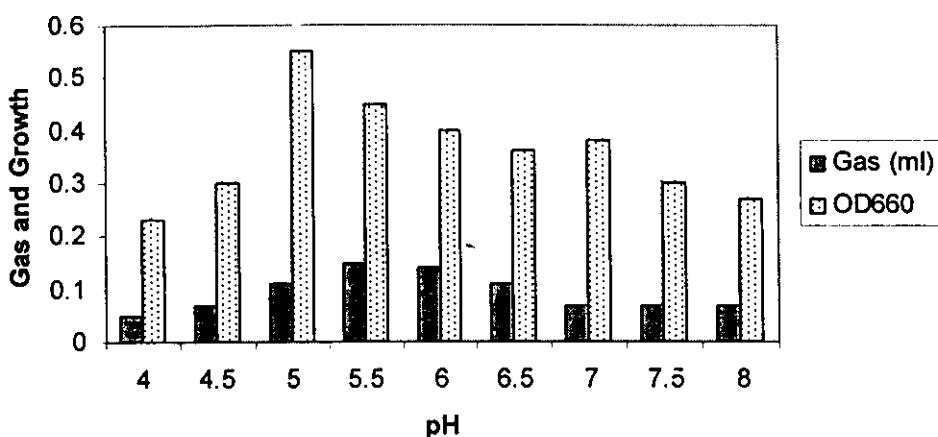
รูปที่ 1 ผลของพิอีอชต่อการเจริญ และการเกิดกระบวนการ denitrification ของไอโซเลท D13 เมื่อเลี้ยงเป็นเวลา 7 วัน

### Effects of pH on denitrification and growth of D16



รูปที่ 2 ผลของพิอีอชต่อการเจริญ และการเกิดกระบวนการ denitrification ของไอโซเลท D16 เมื่อเลี้ยงเป็นเวลา 7 วัน

### Effects of pH on denitrification and growth of D20

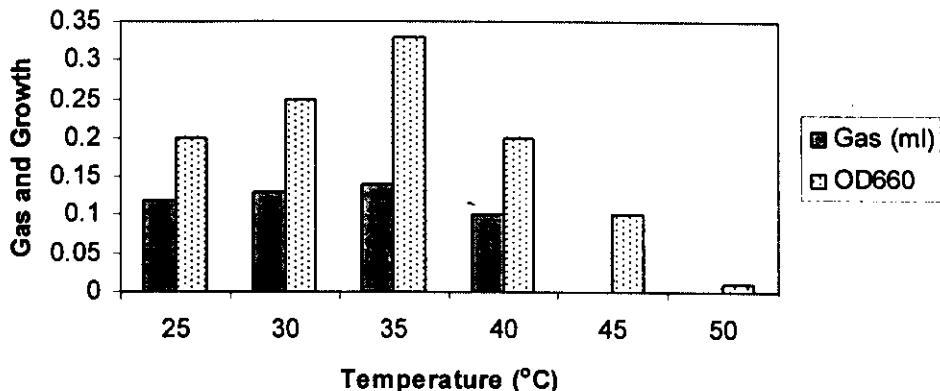


รูปที่ 3 ผลของพิออยต่อการเจริญ และการเกิดกระบวนการ denitrification ของไอโซเลท D20 เมื่อเลี้ยงเป็นเวลา 7 วัน

#### 1.2 ผลของอุณหภูมิต่อการเจริญ

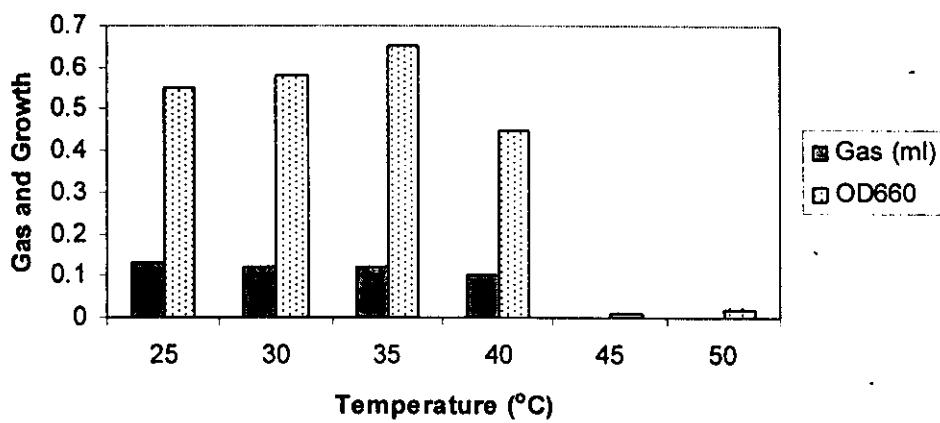
การเจริญภายใต้พิออยที่เหมาะสม (pH 6) ของไอโซเลท D13 พบว่าอุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการเจริญ คือ  $35^{\circ}\text{C}$  และ มีค่า OD660 0.33 รองลงมาคือ  $30^{\circ}\text{C}$  และ เป็นช่วงอุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการสร้างแก๊สค่อนข้าง เชื่อมีการเจริญต่ำที่อุณหภูมิ  $45^{\circ}\text{C}$  และต่ำมากที่  $50^{\circ}\text{C}$  (รูปที่ 4) ขณะที่ไอโซเลท D16 ก็มีอุณหภูมิที่เหมาะสม  $35^{\circ}\text{C}$  ( $\text{OD}660 = 0.66$ ) โดยมีพิออยที่เหมาะสมคือ 5.5 และการเจริญขึ้นเรื่อยๆ ที่  $25$  และ  $30^{\circ}\text{C}$  พอกัน และการสร้างแก๊สไม่แตกต่างกันที่อุณหภูมิระหว่าง  $25\text{-}40^{\circ}\text{C}$  (รูปที่ 5) ส่วนการเจริญของเชื้อไอโซเลท D20 ภายใต้พิออยที่เหมาะสม (pH 5) พบว่าอุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการเจริญคือ  $30^{\circ}\text{C}$  และ  $35^{\circ}\text{C}$  ( $\text{OD}660 = 0.85\text{-}0.86$ ) โดยที่การสร้างแก๊สไม่แตกต่างกันที่อุณหภูมิระหว่าง  $25\text{-}40^{\circ}\text{C}$  (รูปที่ 6) เช่นเดียวกับไอโซเลท D16

### Effects of temperature on denitrification and growth of D13



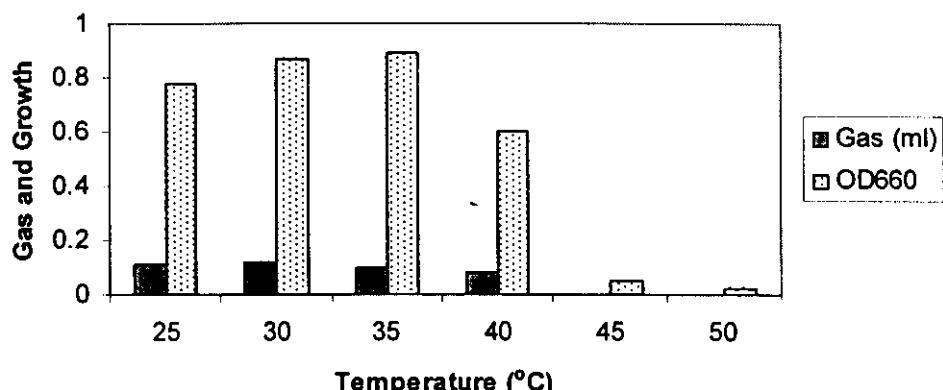
รูปที่ 4 ผลของอุณหภูมิต่อการเจริญและการเกิดกระบวนการ denitrification ของไอโซเลท D13 เมื่อ เลี้ยงเป็นเวลา 7 วัน

### Effects of temperature on denitrification and growth of D16



รูปที่ 5 ผลของอุณหภูมิต่อการเจริญและการเกิดกระบวนการ denitrification ของไอโซเลท D16 เมื่อ เลี้ยงเป็นเวลา 7 วัน

### Effects of temperature on denitrification and growth of D20

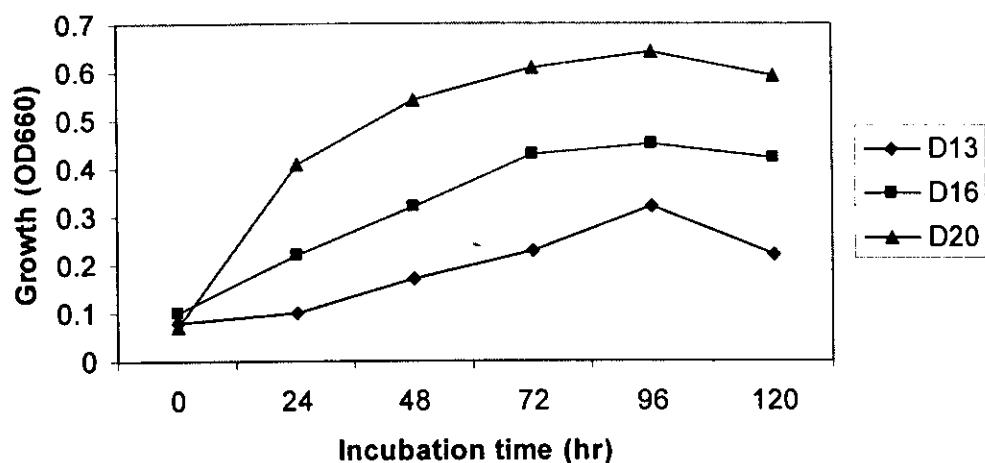


รูปที่ 6 ผลของอุณหภูมิต่อการเจริญและการเกิดกระบวนการ denitrification ของไอโซเลท D20 เมื่อเลี้ยงเป็นเวลา 7 วัน

#### 1.3 ประสิทธิภาพการเกิด Denitrification

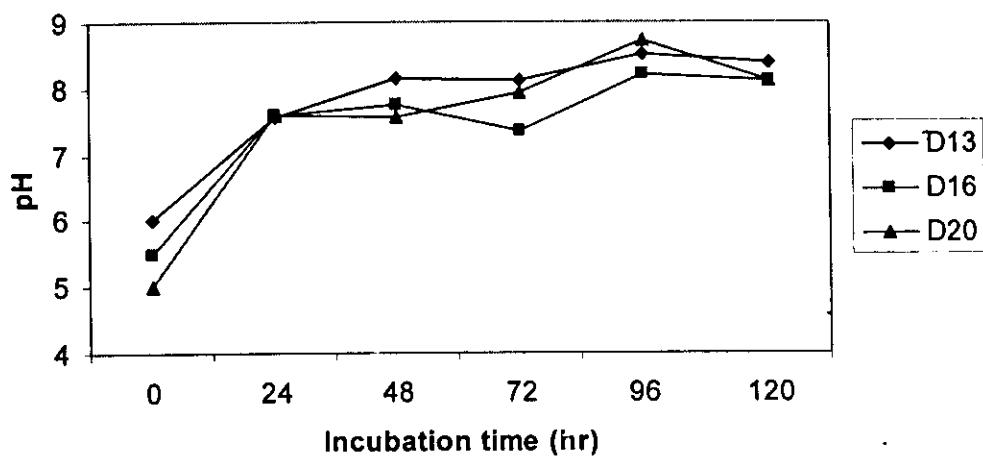
ภายใต้สภาวะที่เหมาะสมต่อการเจริญ (พีเอช และ อุณหภูมิ) โดยไม่มีการเขย่าข่องแต่ละไอโซเลทพบว่า ไอโซเลท D20 มีการเจริญดีกว่า ไอโซเลทอื่นๆ โดยมีค่า OD 660 วัดได้ 0.65 เมื่อเลี้ยงนาน 96 ชม. (รูปที่ 7) และผลงานการเจริญทำให้พีเอชมีค่าเพิ่มขึ้นดังรูปที่ 8 โดยมีสาเหตุจากการลดลงของไนเตรฟที่ถูกใช้แทนออกซิเจนในการหายใจ (เดิบง โดยไม่มีการเขย่า) ขณะเดียวกันก็เป็นเพื่อการเกิดแอมโมเนียมโดย denitrifiers ต่างก็ใช้ peptone ในอาหารเป็นแหล่งพลังงานและสารบอนด้วง ผลกระทบจากการบ่อบำบัดให้เกิดแอมโมเนียมขึ้น ซึ่งสอดคล้องกันคือ ไอโซเลท D20 มีปริมาณแอมโมเนียมสูงสุดเท่านั้น การเกิดแอมโมเนียมอาจเป็นไปได้ว่าเชื้อ denitrifiers บางชนิดสามารถรีดิวช์ในเครทแบบสั้นเกราะห์ทำให้เกิดแอมโมเนียมขึ้น ซึ่งจากการศึกษานี้ ไอโซเลท D13 อาจมีการรีดิวช์ในเครทแบบสั้นเกราะห์ทำให้เกิดแอมโมเนียมมากพอๆ กับ ไอโซเลท D16 ซึ่งมีการเจริญดีกว่า (รูปที่ 9) อย่างไรก็ตามจากการศึกษานี้ สามารถระบุได้แน่นอนว่า การเกิดกระบวนการ denitrification ซึ่งเป็นการรีดิวช์ในเครทแบบสลายทำน้ำ การที่จะทราบว่ามีการรีดิวช์ในเครทแบบสั้นเกราะห์หรือไม่ ต้องออกแบบทดลองที่จำเพาะขึ้น เช่นใช้แหล่งพลังงานและการบอนที่ไม่เป็นพวกอินทรีย์ในโตรเจน ผลกระทบการศึกษานี้พบว่า ไอโซเลท D20 มีประสิทธิภาพในการทำให้เกิดกระบวนการ denitrification ได้ดีที่สุด โดยลดปริมาณไนเตรฟท์ได้ 84.1% ขณะที่ D13 ลดได้ 69.6% และ D16 ลดได้เพียง 31.9% ดังนั้นถ้าต้องการใช้ denitrifiers เพื่อบำบัดน้ำเสียที่มีอินทรีย์ในโตรเจน ไอโซเลท D13 และ D20 มีแนวโน้มว่าสามารถนำไปใช้ได้ แต่ควรมีการศึกษาเพิ่มเติมว่า เชื้อไดไม่ทำให้เกิดการรีดิวช์ในเครทแบบสั้นเกราะห์ ก็จะมีความเหมาะสมที่จะนำไปศึกษาต่อเพื่อศึกษาภาพในการนำไปใช้ในการบำบัดน้ำเสียที่มีอินทรีย์ในโตรเจน

### Growth of denitrifiers under optimal conditions



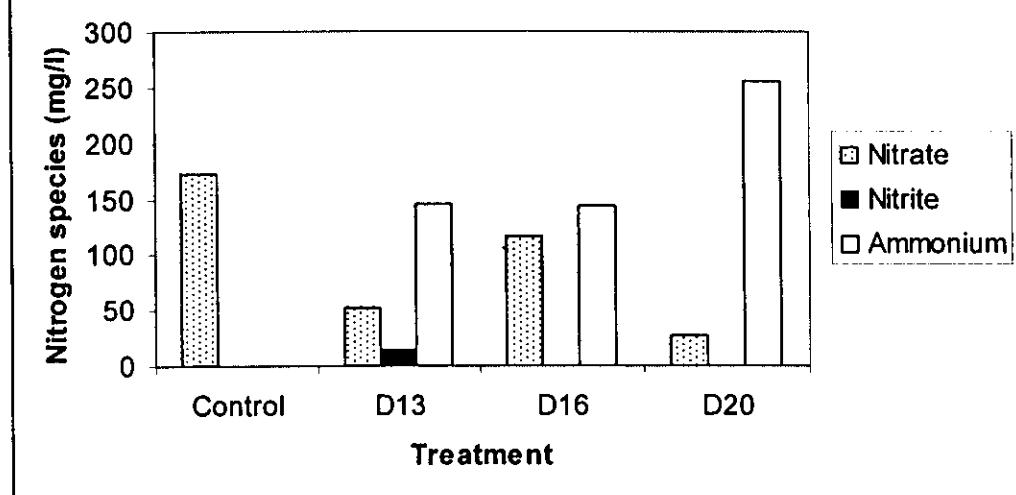
รูปที่ 7 การเจริญของ denitrifiers ภายใต้สภาวะที่เหมาะสมต่อการเจริญ

### Change of pH under optimal growth conditions



รูปที่ 8 การเปลี่ยนแปลงของพีอีชของ denitrifiers ภายใต้สภาวะที่เหมาะสมต่อการเจริญ

### Levels of nitrogen species by denitrifiers



รูปที่ 9 การเปลี่ยนแปลงของอนุญาตในไตรเจนของ denitrifiers ภายใต้สภาวะที่เหมาะสมต่อการเจริญ

#### 1.4 ผลการทดสอบทางชีวเคมีและสิริวิทยา

ผลการทดสอบทางชีวเคมี และสิริวิทยาพบว่าเชื้อไอโซเลท D16 และ D20 คือ *Pseudomonas* sp. ซึ่งตรงตามการเทียบเคียงกับ Bergey's Manual of Systematic Bacteriology, vol.1 (Palleroni, 1984) โดยเชื้อห้องด่างก็เป็นแบคทีเรียที่ติดสีแกรนูล รูปร่างเป็นแท่งสั้น ให้ผลลัพธ์กับเอนไซม์ออกซิเดต และคاتาเลส แต่ให้ผลลัพธ์กับการทดสอบการสร้างอินโดล MR-VP ซึ่งเป็นการตัดสินในระดับขั้นต่ำว่าเป็น *Pseudomonas* (ตารางที่ 1) ขณะที่ไอโซเลท D13 ลักษณะส่วนใหญ่ไม่ได้เคียงมากกับเชื้อ *Pseudomonas* sp. แต่ผลการทดสอบคاتาเลสเป็นลบ และสำหรับผลการเทียบเคียงในระดับ species ดังรายละเอียดในตารางที่ 1 พบว่าขั้นยากต่อการที่จะระบุว่าอยู่ใน species ใด จากผลการศึกษาพบว่าเชื้อ D16 มีความน่าสนใจที่จะนำไปศึกษาต่อในการใช้บำบัดน้ำในการเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำ เพราะมีความสามารถทำให้เกิดกระบวนการ denitrification และย่อยสลายโปรตีนได้ดีและในการเจริญก็ไม่สร้างแก๊สไฮโดรเจนซัลไฟด์ซึ่งเป็นพิษกับสัตว์น้ำ (พิจารณาผลจากการเจริญในอาหาร TSI ซึ่งพบว่าเชื้อใช้เฉพาะน้ำตาลกลูโคสเท่านั้น ไม่สามารถใช้ซูโคส และ แลกโตสได้ และไม่เกิดแก๊สไดจาก การเจริญ) แต่สำหรับเชื้อ D20 ซึ่งทำให้เกิดกระบวนการ denitrification ได้ดีที่สุดพบว่าในการเจริญสร้างแก๊สไฮโดรเจนซัลไฟด์ด้วย แต่ก็มีความเป็นไปได้ที่จะนำไปบำบัดน้ำเสียที่มีในเศรษฐกิจสูง และเป็นที่ทราบกันว่าในธรรมชาติเชื้อบางชนิดก็มีความสามารถที่จะนำแก๊สไฮโดรเจนซัลไฟด์ไปใช้เป็นแหล่งของซัลเฟอร์ หรือเป็นแหล่งของพลังงานได้ (Atlas and Bartha, 1998)

## ตารางที่ 1 คุณสมบัติทางชีวเคมีและสรีรวิทยาของ Denitrifiers ที่คัดเลือกได้

Characteristic	D13	D16	D20
Shape	Short rod	Short rod	Short rod
Catalase	-	+	+
Oxidase	+	+	+
Nitrate reduction	+	+	-
Motility	-	-	-
Urease	-	-	-
Starch hydrolysis	+	-	-
Gelatin hydrolysis	-	+	-
MR-VP	-/-	-/-	-/-
Indole formation	-	-	-
TSI medium	K/A, no gas	K/A, no gas	K/A, H <sub>2</sub> S
O-F test	+/-	+/-	+/-
Growth at 4°C	-	+	+
Growth at 41°C	+	+	+
Citrate	+	+	+
Litmus milk curd	+	+	+

### บทสรุป

การหาสภาวะที่เหมาะสมต่อการเจริญของเชื้อกลุ่ม denitrifiers จำนวน 3 ไอโซเลทได้แก่ D13 D16 และ D20 สภาวะที่เหมาะสมต่อการเจริญและการเกิด denitrification ของไอโซเลท D13 คือพีเอชที่เหมาะสมต่อการเจริญคือ 6 และสร้างแก๊ส N<sub>2</sub> ได้ดีที่พีเอช 5.5-7 ขณะที่อุณหภูมิ 35°C เหมาะสมต่อทั้งการเจริญและการสร้างแก๊ส N<sub>2</sub> และภายใต้สภาวะที่เหมาะสมต่อการเจริญ (พีเอช และอุณหภูมิ) เดียงโคลบไม่มีการเขย่าพนว่าเชื้อ D13 ลดในเตอร์ทได้ 69.6% และผลการเทียบเคียงพบว่าไอโซเลท D13 มีความใกล้เคียงกับเชื้อ *Pseudomonas* sp. ขณะที่ไอโซเลท D16 เจริญได้ดีที่พีเอช 5.5 และสร้างแก๊ส N<sub>2</sub> ได้ในช่วง pH 5-7 และเจริญได้ดีที่อุณหภูมิ 35 °C แต่สามารถสร้างแก๊ส N<sub>2</sub> ได้ไม่แตกต่างกันที่ช่วงอุณหภูมิ 25-40°C และภายใต้สภาวะที่เหมาะสมต่อการเจริญเชื้อสามารถลดในเตอร์ทได้เพียง 31.9% ผลการเทียบเคียงพบว่า D16 คือ *Pseudomonas* และสำหรับไอโซเลท D20 มีพีเอชที่เหมาะสมต่อการเจริญคือ 5 และสร้างแก๊ส N<sub>2</sub> ได้ดีในช่วงพีเอช 5-6.5 และอุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการเจริญคือ 35°C และสร้างแก๊ส N<sub>2</sub> ได้ดีในช่วงอุณหภูมิ 25-40°C ภายใต้สภาวะที่เหมาะสมต่อการเจริญเชื้อสามารถลดในเตอร์ทได้ดีที่สุด (84.1%) และผลการเทียบเคียงพบว่าคือ

*Pseudomonas* sp. การคัดเลือกเชื้อกลุ่ม denitrifiers เพื่อหาแนวทางลดการหายใจแบบไร้อากาศที่ใช้ชัลเฟต์แล้วก่อให้เกิดมลพิษชัลไฟฟ์ เพื่อให้เชื้odenitrifiers ใช้ใน過程เกิดแก๊ส N<sub>2</sub> ทำให้เกิดการแข่งขันระหว่างกลุ่ม denitrifiers และ sulfate reducing bacteria (SRB) และเนื่องจาก denitrifiers ที่คัดเลือกได้เป็น *Pseudomonas* ซึ่งเป็นพวก heterotroph ที่ต้องการสารอินทรีย์ในการเจริญ ดังนั้นเพื่อลดการแข่งขันสารอาหารในขั้นตอนการหมักแก๊สชีวภาพ จึงไม่ได้นำเชื้อดังกล่าวไปทดสอบการกำจัดชัลไฟฟ์ เพราะวัตถุประสงค์หลักเน้นการกำจัดชัลไฟฟ์โดย SOB (chemolithoautotroph or mixotroph) ดังนั้นจึงไม่ได้ศึกษาต่อสำหรับเชื้อกลุ่ม denitrifiers

#### เอกสารอ้างอิง

1. ดวงพร คันธ์ ใจดี. 2537. อนุกรมวิธานของแบคทีเรียและปฏิกิริยา. สำนักพิมพ์โอดีตนสโตร์. กรุงเทพมหานคร.
2. Atlas, R.M and Bartha, R. 1998. Microbial Ecology: Fundamentals and Applications 4<sup>th</sup> ed. Benjamin/Cummings Science Publishing.
3. Holt, J.G., N.R. Krieg, P.H.A. Sneath, J.T. Staley and Williams, S.T. 1994. Bergey's Manual of Determinative Bacteriology 9th. Baltimore: The Williams and Wilkins Co.
4. Palleroni, N.J. 1984. Family I Pseudomonadaceae. In In Bergey's Manual of Systematic Bacteriology. Vol. 1, pp. 141-214. Krieg, N.R. (Ed.) Williams & Wilkins, Baltimore.