

## บทที่ 1

### บทนำ

ในกระบวนการผลิตกรดมะนาวโดยการหมักจะมีน้ำทิ้งที่เกิดจากการหมักในปริมาณมาก น้ำเสียเหล่านี้จะมีค่า COD สูงมาก น้ำเสียที่เกิดจากการหมักกรดมะนาวนี้จะประกอบด้วยสารอินทรีย์และสารอนินทรีย์ต่างๆ เช่น น้ำตาลที่เหลือจากการหมัก กรดอินทรีย์ต่างๆ เกลือ แคลเซียม ฯลฯ ถ้าปล่อยน้ำเสียนี้ออกสู่แหล่งน้ำธรรมชาติโดยไม่ผ่านกระบวนการบำบัดเสียก่อนก็จะมีผลทำให้เกิดปัญหามลภาวะต่อสภาพแวดล้อมอย่างรุนแรงได้ ดังนั้นจึงควรมีการบำบัดน้ำเสียเหล่านี้ก่อนที่จะปล่อยลงสู่แหล่งน้ำสาธารณะต่างๆ ระบบบำบัดน้ำเสียที่น่าสนใจและนิยมใช้กันมากในปัจจุบันคือ ระบบบำบัดน้ำเสียแบบชีวภาพ ( biological treatment system ) ซึ่งสารอินทรีย์ต่างๆ ที่อยู่ในน้ำเสียจะถูกย่อยสลายโดยแบคทีเรีย ระบบบำบัดน้ำเสียแบบชีวภาพนี้มีค่าใช้จ่ายในการบำบัดต่ำกว่าวิธีการบำบัดแบบฟิสิกส์และเคมีในการบำบัดน้ำเสียที่มีสารอินทรีย์ปนเปื้อนในปริมาณสูง ระบบบำบัดน้ำเสียแบบชีวภาพแบ่งออกได้ 2 ประเภทคือแบบใช้ออกซิเจน ( aerobic treatment ) และแบบไม่ใช้ออกซิเจน ( anaerobic treatment )

ระบบบำบัดน้ำเสียแบบใช้ออกซิเจนเหมาะกับน้ำเสียที่มีความเข้มข้นของสารอินทรีย์ต่ำ ส่วนระบบบำบัดน้ำเสียแบบไม่ใช้ออกซิเจนเหมาะสำหรับน้ำเสียที่มีความเข้มข้นสารอินทรีย์สูงๆ การบำบัดขั้นต้นด้วยวิธีการบำบัดแบบไม่ใช้ออกซิเจนเพื่อลดปริมาณสารอินทรีย์ที่มีความเข้มข้นสูงๆ ให้ลดต่ำลงอย่างมากก่อน แล้วจึงทำการบำบัดแบบใช้ออกซิเจนต่อไปซึ่งเป็นวิธีที่นิยมใช้กันมากในปัจจุบัน เนื่องจากสามารถลดปริมาณสารอินทรีย์ลงได้อย่างมากและลดค่าใช้จ่ายในการบำบัดได้มากเช่นกัน

ระบบบำบัดแบบไม่ใช้ออกซิเจนเป็นกระบวนการบำบัดน้ำเสียทางชีวภาพที่สามารถกำจัดสารอินทรีย์ที่ปนเปื้อนอยู่ในน้ำทิ้งในปริมาณมากได้ โดยที่จุลินทรีย์จะย่อยสลาย ดูดซับ หรือเปลี่ยนแปลงของสารต่างๆ ไปเพื่อใช้ในการเจริญและเพิ่มปริมาณจุลินทรีย์ แต่ปริมาณจุลินทรีย์ที่เพิ่มขึ้นจะต่ำกว่าในระบบบำบัดแบบใช้ออกซิเจนมากเนื่องจากอัตราการเจริญต่ำ ทำให้สามารถลดค่าใช้จ่ายในการกำจัดกากตะกอนจุลินทรีย์ที่เกิดขึ้นในระบบ ประหยัดพลังงานและค่าใช้จ่าย เนื่องจากไม่ต้องใช้ระบบในการเติมอากาศ ต้องการธาตุอาหารเสริมสร้าง เช่น ไนโตรเจนและฟอสฟอรัสในปริมาณน้อยเมื่อเทียบกับระบบบำบัดแบบใช้ออกซิเจนและได้ก๊าซชีวภาพ ( biogas )

ซึ่งมีก๊าซมีเทนและคาร์บอนไดออกไซด์เป็นองค์ประกอบเป็นผลิตภัณฑ์สุดท้ายซึ่งสามารถนำไปใช้ประโยชน์เป็นแหล่งพลังงานทดแทนได้ ข้อเสียที่สำคัญของระบบบำบัดแบบไม่ใช้ออกซิเจนคือ อัตราการเกิดปฏิกิริยาการย่อยสลายสารอินทรีย์ช้า เนื่องจากแบคทีเรียมีอัตราการเจริญต่ำมาก และระบบบำบัดจะไวต่อการเปลี่ยนแปลงของปริมาณสารอินทรีย์ ปริมาณน้ำเสีย อุณหภูมิ และสภาพแวดล้อมอื่นๆ

ระบบบำบัดแบบไม่ใช้ออกซิเจน ประกอบด้วยจุลินทรีย์ที่สำคัญ 3 กลุ่ม คือ จุลินทรีย์กลุ่มไฮโดรไลติก ( hydrolytic microorganisms ) ซึ่งทำหน้าที่ในการย่อยสลายสารอินทรีย์โมเลกุลใหญ่ เช่น คาร์โบไฮเดรต ไขมันและโปรตีน โดยปฏิกิริยาไฮโดรไลซิสได้สารประกอบอินทรีย์ที่มีขนาดโมเลกุลเล็กลง ไม่ซับซ้อนและละลายน้ำได้ เช่น น้ำตาลกลูโคส กรดอะมิโน และกรดไขมัน ต่อจากนั้นจุลินทรีย์กลุ่มสร้างกรด ( acidogenic microorganisms ) จะทำการย่อยสลายสารเหล่านี้ต่อไปจนได้กรดอะซิติก ก๊าซไฮโดรเจน และก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์เป็นผลิตภัณฑ์สุดท้าย ซึ่งจะเป็ยวัตถุติบในการผลิตก๊าซมีเทนโดยจุลินทรีย์กลุ่มสร้างมีเทน ( methanogenic microorganisms ) ต่อไป แบคทีเรียทั้ง 3 กลุ่มนี้จะทำงานร่วมกันแบบพึ่งพาอาศัยซึ่งกันและกัน เพื่อที่จะรักษาสมดุลของสารอาหาร และภาวะแวดล้อมให้เหมาะสมกับการเจริญ ประสิทธิภาพในการบำบัดน้ำเสียของระบบบำบัดแบบไม่ใช้ออกซิเจนขึ้นอยู่กับระยะเวลาในการกักเก็บน้ำเสียในถังหมัก และปริมาณตะกอนแบคทีเรียในถังหมัก เพื่อเป็นการเพิ่มประสิทธิภาพในการลดปริมาณสารอินทรีย์ และประสิทธิภาพในการผลิตก๊าซชีวภาพของระบบหมักให้สูงขึ้น จึงมีการพัฒนาระบบการบำบัดแบบประสิทธิภาพสูงขึ้นมา โดยมีหลักการที่สำคัญคือการเพิ่มปริมาณตะกอนแบคทีเรียในถังหมักให้สูงมากขึ้นซึ่งสามารถกระทำได้โดยการเพิ่มพื้นที่ผิวให้แบคทีเรียเกาะเช่นในระบบตัวกลางกรอง ( Anaerobic Filter ) หรือวิธีตกตะกอนแบคทีเรียแล้วสูบกลับเข้ามาในถังหมักซึ่งได้แก่ ระบบแอนแอโรบิกคอนแทค ( Anaerobic Contact ) หรือโดยการควบคุมการทำงานของระบบให้แบคทีเรียในถังหมักมีลักษณะเป็นเม็ด ( granule ) ซึ่งได้แก่ระบบยูเอเอสบี ( Upflow Anaerobic Sludge Blanket ; UASB ) หรืออาจจะเพิ่มประสิทธิภาพของระบบโดยอาศัยหลักการเพิ่มกิจกรรมของแบคทีเรียโดยการสร้างภาวะที่เหมาะสมและมีธาตุอาหารเพียงพอต่อความต้องการของแบคทีเรียแต่ละชนิดเพื่อให้แบคทีเรียในถังหมักทำงานได้อย่างเต็มความสามารถ ซึ่งสามารถทำได้โดยการแยกการเกิดปฏิกิริยาการย่อยสลายสารอินทรีย์ออกเป็น 2 ส่วน ซึ่งได้แก่ระบบหมักแบบสองขั้นตอน ( two-phase ) ซึ่งมีหลักการทำงานของระบบคือใช้ถังหมักสองถังต่อเนื่องกันและมีการควบคุมภาวะต่างๆ ในถังหมักใบแรกให้เกิดปฏิกิริยาในขั้นตอนไฮโดรไลซิส ( hydrolysis ) และขั้นตอนการ

สร้างกรดอินทรีย์ ( acidogenesis ) ส่วนในถังหมักใบที่สองจะควบคุมให้เกิดปฏิกิริยาในขั้นตอนการสร้างมีเทน ( methanogenesis )

## 1.1 หลักการพื้นฐาน

### 1.1.1 ปฏิกริยาชีวเคมีและจุลชีววิทยาของระบบบำบัดน้ำเสียแบบไม่ใช้ออกซิเจน

ในการบำบัดน้ำเสียแบบไม่ใช้ออกซิเจนประกอบด้วยปฏิกิริยาที่สำคัญได้แก่ การย่อยสลายสารอินทรีย์ การย่อยสลายซัลเฟตและการย่อยสลายไนเตรต

#### 1.1.1.1 การย่อยสลายสารอินทรีย์แบบไม่ใช้ออกซิเจน ( Anaerobic Digestion )

ในการย่อยสลายสารอินทรีย์แบบไม่ใช้ออกซิเจนนั้น ประกอบด้วยจุลินทรีย์ที่สำคัญ 3 กลุ่มทำงานร่วมกันแบบพึ่งพาอาศัยกัน ( symbiotic microorganisms ) เพื่อที่จะรักษาสมดุลของสารอาหารและภาวะแวดล้อมให้เหมาะสมกับการทำงานของระบบ เช่น redox potential สมดุลไอออนิก และโดยเฉพาะอย่างยิ่งความเข้มข้นของไฮโดรเจนในปริมาณต่ำ ( Kosaric and Blaszczyk, 1990 ) ซึ่งจุลินทรีย์ทั้ง 3 กลุ่มนี้ได้แก่ จุลินทรีย์กลุ่มไฮโดรไลติก ( hydrolytic microorganisms ) จุลินทรีย์กลุ่มสร้างกรด ( acidogenic microorganisms ) และจุลินทรีย์กลุ่มสร้างมีเทน ( methanogenic microorganisms ) ซึ่งจุลินทรีย์ทั้ง 3 กลุ่มนี้จะไวต่อการเปลี่ยนแปลงของอุณหภูมิและค่าความเป็นกรด-ด่าง ( Fongastitkul, Mavinic, and Lo, 1995 ) ซึ่งขั้นตอนในการย่อยสลายสารอินทรีย์แบบไม่ใช้ออกซิเจนนี้สามารถแบ่งออกได้เป็น 3 ขั้นตอน คือ

#### ขั้นตอนที่ 1 กระบวนการไฮโดรไลซิส ( Hydrolysis )

กระบวนการนี้อาจเรียกอีกอย่างหนึ่งว่า กระบวนการสลายโพลีเมอร์ ( polymer break-down ) ในขั้นตอนนี้สารประกอบอินทรีย์ต่างๆ ที่มีขนาดโมเลกุลใหญ่และมีโครงสร้างซับซ้อนทั้งที่ละลายน้ำและไม่ละลายน้ำ เช่น คาร์โบไฮเดรต ไขมัน และโปรตีน จะถูกย่อยสลาย โดยปฏิกิริยาไฮโดรไลซิสซึ่งใช้เอนไซม์ที่ขับออกมาสู่ภายนอกของเซลล์แบคทีเรียเป็นตัวเร่งปฏิกิริยาซึ่งผลของปฏิกิริยาจะได้สารประกอบอินทรีย์ที่มีขนาดโมเลกุลเล็กลง มีโครงสร้างที่ไม่ซับซ้อนและละลายน้ำได้ เช่น น้ำตาลกลูโคส กรดไขมัน และกรดอะมิโน ซึ่งในขั้นตอนนี้เป็นเพียงการเปลี่ยนสารประกอบอินทรีย์ที่ซับซ้อนไปเป็นสารประกอบอินทรีย์อย่างง่ายเท่านั้น เพราะฉะนั้นจึงยังไม่มี การลดปริมาณสารอินทรีย์ ( COD ) ในขั้นตอนนี้ จุลินทรีย์ที่มีบทบาทในขั้นตอนนี้เป็นจุลินทรีย์กลุ่มไฮโดรไลติก ซึ่งเป็นจุลินทรีย์พวกที่สามารถดำรงชีวิตอยู่ได้ในภาวะที่มีหรือไม่มีออกซิเจนก็ได้ ( facultative anaerobes ) เช่น *Bacteroides*, *Clostridium*, *Eubacterium*, *Lactobacillus* เป็นต้นโดยที่

แบคทีเรียแต่ละชนิดก็มีความสามารถในการย่อยสลายสารอินทรีย์ได้แตกต่างกันออกไป ดังแสดงในตารางที่ 1.1

### ขั้นตอนที่ 2 กระบวนการสร้างกรดอินทรีย์ ( Acidogenesis )

สารประกอบอินทรีย์อย่างง่ายที่มีโมเลกุลขนาดเล็กที่ละลายน้ำได้ซึ่งสร้างขึ้นจากกระบวนการไฮโดรไลซิสจะถูกนำไปใช้โดยแบคทีเรียกลุ่มสร้างกรด ( acidogens ) ใช้เป็นแหล่งคาร์บอนและพลังงานโดยกระบวนการหมัก ( fermentation ) ผลของปฏิกิริยาจะได้กรดอินทรีย์ที่มีคาร์บอนไม่เกิน 5 ตัวเช่น กรดอะซิติก ( acetic acid ) กรดโพรพิโอนิก ( propionic acid ) กรดบิวทิริก ( butyric acid ) เอทานอล ก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์และก๊าซไฮโดรเจน Mosey (1983) ได้เสนอว่าผลผลิตสุดท้ายของปฏิกิริยานี้จะมีความสัมพันธ์โดยตรงกับความเข้มข้นของไฮโดรเจน ( ดังแสดงในตารางที่ 1.2 ) กล่าวคือที่ความดันย่อยของไฮโดรเจนต่ำ ( partial pressure ) น้อยกว่า  $10^{-6}$  atm จะเกิดการสร้างก๊าซไฮโดรเจน ก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ และกรดอะซิติก เนื่องจากปฏิกิริยานี้จะให้พลังงานปริมาณมากสำหรับการเจริญของแบคทีเรีย และที่ความดันย่อยของไฮโดรเจนที่สูงกว่าจะเกิดการหมักของกรดไพรูวิกไปเป็นเอทานอล กรดโพรพิโอนิกและกรดบิวทิริก ( Novaes, 1986; Harper and Pohland, 1988 ) และปฏิกิริยานี้จะเป็นการตอบสนองของแบคทีเรียเมื่อมีการสะสมของไฮโดรเจนมากขึ้นและทำให้ความเข้มข้นของกรดโพรพิโอนิกและกรดบิวทิริกเพิ่มสูงขึ้นในระบบ เมื่อมีการเพิ่มอัตราการป้อนสารอินทรีย์ และระยะเวลาในการกักเก็บตะกอนแบคทีเรียในระบบลดลง ( Mosey, 1983 ) ซึ่งแบคทีเรียกลุ่มสร้างกรดนี้จะมีความทนทานต่อภาวะแวดล้อมต่างๆ ได้ดี มีอัตราการเจริญสูง โดยเฉลี่ยแล้วสามารถเพิ่มจำนวนเป็น 2 เท่าได้ในเวลา 14 ชั่วโมง และสามารถดำรงชีพอยู่ได้ทั้งในสภาพที่มีและไม่มีออกซิเจน ( facultative anaerobes ) ซึ่งจุลินทรีย์ในกลุ่มนี้ได้แก่ *Aerobacter*, *Flavobacterium*, *Pseudomonas* เป็นต้น

นอกจากแบคทีเรียกลุ่ม acidogens แล้ว ในขั้นตอนนี้ยังมีแบคทีเรียกลุ่มสร้างกรดอะซิติก ( acetogenic bacteria หรือ acetate forming bacteria ) หรือแบคทีเรียกลุ่มสร้างไฮโดรเจน ( hydrogen forming bacteria ) เข้ามาเกี่ยวข้อง โดยจะทำหน้าที่ในการเปลี่ยนกรดโพรพิโอนิกและกรดบิวทิริกให้เป็นกรดอะซิติก ไฮโดรเจนและคาร์บอนไดออกไซด์ ภายใต้ภาวะที่มีความดันย่อยของไฮโดรเจนต่ำ ( น้อยกว่า  $10^{-4}$  atm ) เพื่อการออกซิเดชันและการเจริญเติบโต ซึ่งแบคทีเรียกลุ่มสร้างกรดอะซิติกนี้จะมีระยะเวลาในการเพิ่มจำนวนเป็น 2 เท่า ( doubling time ) เท่ากับ 1.5 ถึง 4.0 วัน ( Mosey, 1983 ) และสามารถดำรงชีพอยู่ได้ในสภาพที่ไม่มีออกซิเจนเท่านั้น ( strictly anaerobes )

ตารางที่ 1.1 แบคทีเรียชนิดต่างๆ ที่สามารถย่อยสลายสารโพลีเมอร์ชีวภาพ ( Hungate, 1957; Dehority and Scolt, 1967; Hazlewood and Edwards, 1981 )

Biopolymer	Bacteria
Cellulose	<i>Ruminococcus flavefaciens</i>
	<i>Ruminococcus albus</i>
	<i>Clostridium thermocellum</i>
	<i>Bacteroides succinogens</i>
	<i>Acetivibrio cellulolyticus</i>
	<i>Clostridium lochheadii</i>
	<i>Clostridium longisporum</i>
	<i>Clostridium cellobioporos</i>
Hemicellulose	<i>Bacteroides ruminicola</i>
	<i>Bacteroides fibrisolvans</i>
	<i>Bacteroides adolescentis</i>
	<i>Bacteroides eggerthii</i>
Lignin (after partially solubilization)	<i>Methanogenic consortia</i>
	<i>Pelobacter acidigallici</i>
Pectin	<i>Lacchnospira multiporus</i>
	<i>Bacteroides fibrisolvans</i>
	<i>Bacteroides ruminicola</i>
	<i>Bacteroides succinogens</i>
	<i>Clostridium butyricum</i>
	<i>Clostridium multif fermentans</i>
Starch	<i>Streptococcus bovis</i>
	<i>Bacteroides amylophilus</i>
	<i>Succimonas amyolytica</i>
	<i>Lactobacillus</i> spp.
Lipid	<i>Anaevibrio lipolytica</i>
	<i>Bacteroides fibrisolvans</i>
	<i>Butyrivibrio</i> spp.
Protein	<i>Bacteroides amylophilus</i>
	<i>Bacteroides ruminicola</i>



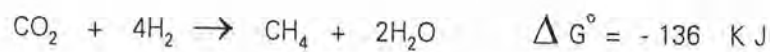
ตารางที่ 1.2 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของไฮโดรเจน ( ความดันย่อย ) และผลิตภัณฑ์สุดท้ายของปฏิกิริยาการย่อยสลายสารอินทรีย์แบบไม่ใช้ ออกซิเจน ( Harper and Pohland, 1986 )

Culture Condition	Substrate	Hydrogen	Significance of Hydrogen Present
Rumen : dialysis sac	Rumen fluid, H <sub>2</sub>	10 <sup>6</sup> M	Normal methanogenesis
<i>Methanobacterium omelianskii</i>	Ethanol media	0.5 atm	Ethanol degradation inhibited
Sewage digester sludge	Glucose pulses 4.4 g/L	0.01 atm	Propionic acid accumulation to 0.3 g/L, pH drop to 6.6, 3 days to acid conversion and pH recovery
Sewage digester sludge	Glucose pulses 8.8 g/L	0.02 atm	Propionic acid accumulation to 1.2 g/L, pH drop to 6.1, 5 days to pH recovery
Sewage digester sludge	Glucose pulses 13.3 g/L	0.50 atm	Butyric acid accumulation to 1.8 g/L, pH drop to 5.0, no recovery
Sewage digester	Acetic and propionic acid	not reported	Propionate to acetate degradation inhibited under hydrogen atmosphere
<i>Clostridium cellobioparum</i> pure culture	Glucose rumen fluid broth	0.3 atm	H <sub>2</sub> production reduced 50% accumulation butyrate, ethanol, lactate
Sewage digester sludge	Sludge, acetic acid	10 <sup>-4</sup> - 0.015 atm	Linear increase in propionic acid
Sewage digester sludge	Sludge, propionic acid, ethanol	0.005 atm - 0.07 atm	Propionate degradation inhibited, ethanol degradation inhibited
Sewage digester sludge	Wastewater sludge	0.18 atm	Propionic acid degradation inhibited
<i>Thermoanaerobium brockii</i>	Glucose	0.5 atm	Accumulation of lactate, ethanol, H <sub>2</sub> production inhibited
Sewage digester sludge	Sludge	1.2 μM	Normal operation
Sewage digester sludge	Molasses and yeast	2 x 10 <sup>-4</sup> - 1.5 x 10 <sup>-3</sup>	Organic shock was caused H <sub>2</sub> increase followed by propionic acid accumulation
Cattle manure, batch digester	Cattle manure	addition of 70:30 H <sub>2</sub> :CO <sub>2</sub>	Propionic acid accumulation
Propionic acid enrichment	Propionic acid	6.5 x 10 <sup>-5</sup>	Normal operation at 8.2 days HRT
		4.3 x 10 <sup>-5</sup>	Normal operation at 14.5 days HRT

### ขั้นตอนที่ 3 กระบวนการสร้างมีเทน (Methanogenesis)

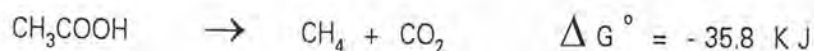
กรดอะซิติก ก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ และก๊าซไฮโดรเจน ซึ่งได้มาจากกระบวนการสร้างกรดอินทรีย์นั้นจะเป็นวัตถุดิบที่สำคัญในกระบวนการผลิตก๊าซมีเทนโดยแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทน (methane forming bacteria, methanogenic bacteria หรือ methanogens) ซึ่งจะได้ก๊าซมีเทนและก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์เป็นผลผลิตสุดท้ายของปฏิกิริยา แบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนนี้ประกอบด้วยแบคทีเรียที่สำคัญ 2 ชนิดคือ

1) แบคทีเรียกลุ่มที่สร้างมีเทนจากคาร์บอนไดออกไซด์ (carbondioxide - reducing methanogens, hydrogen - utilizing methanogens หรือ hydrogenophilic bacteria) ซึ่งจะผลิตก๊าซมีเทนจากไฮโดรเจนและคาร์บอนไดออกไซด์ โดยการรีดิวซ์คาร์บอนไดออกไซด์ด้วยไฮโดรเจน (Ditchfield, 1986) ดังแสดงในรูปที่ 1.1 และจะได้พลังงานเพื่อการเจริญจากปฏิกิริยานี้ดังสมการ

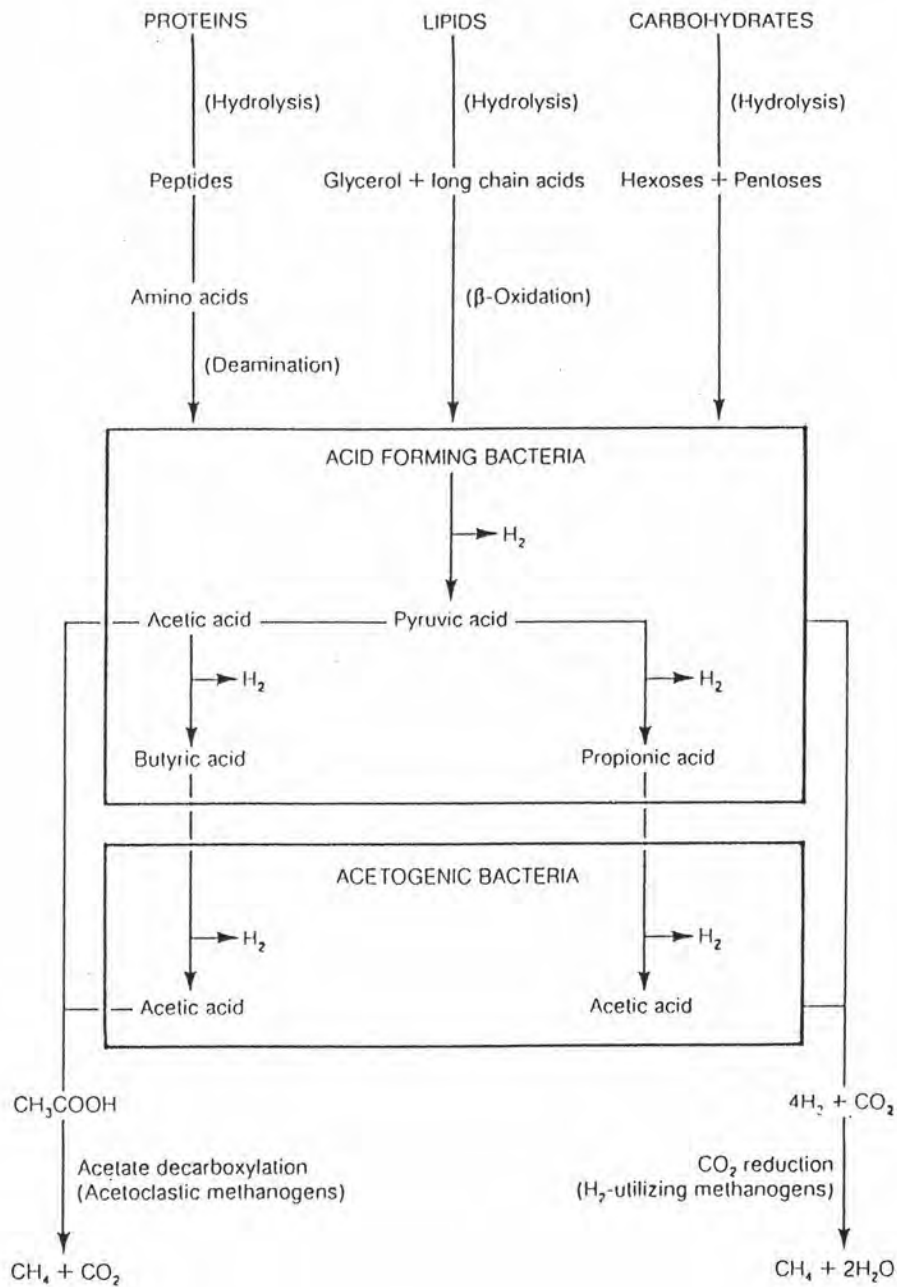


แบคทีเรียกลุ่มนี้จะเจริญเติบโตอย่างรวดเร็วโดยมีระยะเวลาในการเพิ่มจำนวนเป็น 2 เท่าประมาณ 6 ชั่วโมง hydrogen - utilizing methanogens มีความสำคัญคือ มันจะควบคุม redox potential ของระบบ (Mosey, 1983) โดยการกำจัดไฮโดรเจนออกไปจากระบบ (ดูรูปที่ 1.1) ซึ่งจะมีผลทำให้กระบวนการเปลี่ยนกรดไพรูวิกและกรดบิวทิริกไปเป็นกรดอะซิติกเพิ่มสูงขึ้น ซึ่งจะทำให้ระบบมีเสถียรภาพมากขึ้น (Ditchfield, 1986) Gonenc and Kerestecioglu (1990) กล่าวว่าระบบจะมีเสถียรภาพมากขึ้นเมื่อแบคทีเรียกลุ่มสร้างกรดอะซิติก และ hydrogenophilic bacteria ทำงานร่วมกันอย่างมีประสิทธิภาพ

2) แบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนจากอะซิเตต (acetoclastic methanogens) จะสร้างมีเทนจากกรดอะซิติกโดยการดีคาร์บอกซิเลชัน (decarboxylation) ของกรดอะซิติก (Gonenc and Kerestecioglu, 1990) โดยหมู่เมทิล (methyl group) ในกรดอะซิติกจะให้ก๊าซมีเทน และหมู่คาร์บอนิล (carbonyl group) จะให้ก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ ดังสมการต่อไปนี้



แบคทีเรียกลุ่มนี้มีการเจริญที่ช้ามาก และไม่สามารถที่จะใช้กรดไพรูวิกหรือกรดบิวทิริกในการผลิตก๊าซมีเทนได้ ความเข้มข้นของไฮโดรเจนจะไม่ค่อยมีผลกระทบต่อ



รูปที่ 1.1 การย่อยสลายสารอินทรีย์แบบไม่ใช้ออกซิเจนในระดับโมเลกุล ( Ditchfield, 1986 )



แบคทีเรียกลุ่มนี้ แบคทีเรียกลุ่มนี้จะทำหน้าที่ในการควบคุมค่าความเป็นกรด-ด่างของระบบโดยการกำจัดกรดอะซิติกออกไปจากระบบและผลิตก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ขึ้นมาด้วย ( ดังรูปที่ 1.1 )  
แบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนจะมีความจำเพาะต่อสารตั้งต้น ดังแสดงในตารางที่ 1.3

Ditchfield ( 1986 ) กล่าวว่าประมาณ 70 % ของการผลิตมีเทนในระบบบำบัดแบบไม่ใช้ออกซิเจนจะเป็นไปตามกลไกของ acetoclastic bacteria

แบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนนี้ สามารถดำรงชีวิตอยู่ในสภาพที่ไร้ออกซิเจนอย่างสิ้นเชิงเท่านั้น ( obligate strictly anaerobes ) มีความทนทานต่อสภาพแวดล้อมต่ำ อัตราการเจริญต่ำกว่าแบคทีเรียกลุ่มสร้างกรด ( ดังแสดงในตารางที่ 1.4 ) และจะไวต่อการเปลี่ยนแปลงของสภาพแวดล้อม เช่น ค่าความเป็นกรด-ด่างและสารพิษมากที่สุด ( Janosz, 1993 ) นอกจากนี้จะไม่สามารถเจริญได้ดีถ้า redox potential ในสารละลายตัวกลางมีค่าต่ำกว่า - 500 mV และไม่สามารถใช้สารประกอบอินทรีย์โมเลกุลใหญ่ได้ ดังนั้นจึงต้องใช้สารประกอบอินทรีย์ที่มีคาร์บอนเป็นองค์ประกอบ 1 - 2 อะตอมเท่านั้น สามารถจำแนกแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนออกจากแบคทีเรียอื่นได้ เนื่องจากในเซลล์ของมันจะมีโคแฟกเตอร์ที่ประกอบด้วยนิเกิล ( nickle - containing cofactors ) และมีคุณสมบัติการดื้อสารปฏิชีวนะ ( Ditchfield, 1986 ) แบคทีเรียในกลุ่มนี้ได้แก่ *Methanosarcina barkeri*, *Methanobacterium formicicum*, *M. bryantii*, *M. thermoautotrophicum*; *Methanobrevibacter ruminantium*, *M. arboriphilus*, *M. Smithii*; *Methanococcus vanielii*, *M. voltae*; *Methanomicrobium mobile*; *Methanogenium cariaci*, *M. marisnigri*; *Methanospirillum hungatei* และ *Methanotherix* sp. เป็นต้น

การทำงานของระบบการย่อยสลายสารอินทรีย์แบบไม่ใช้ออกซิเจนนี้ จะสามารถดำเนินไปได้ด้วยดีขึ้นอยู่กับการทำงานที่สมดุลกันของแบคทีเรียทั้ง 3 กลุ่ม ( Zinder, Cardwell, Anguish, Lee, and Koch, 1984 ) โดยเฉพาะแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนซึ่งมีบทบาทสำคัญที่สุด เนื่องจากแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนนี้เป็นตัวรักษาเสถียรภาพของระบบ กล่าวคือการที่ระบบเสียสมดุลหรือล้มเหลวนั้นเป็นผลเนื่องมาจากสาเหตุหลัก 2 ประการคือ อัตราการผลิตกรดอะซิติกสูงกว่าอัตราการใช้กรดอะซิติกโดยแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนจากอะซิเตต ทำให้มีการสะสมของกรดอะซิติกในระบบมากขึ้น ค่าความเป็นกรด-ด่างของระบบลดต่ำลงจนระบบเสียสมดุล และหรือสาเหตุอีกประการหนึ่งคือการที่แบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนจากคาร์บอนไดออกไซด์ไม่สามารถรักษาระดับความดันย่อยของไฮโดรเจนในระบบให้อยู่ในระดับที่ต่ำพอได้ ซึ่งจะทำให้เกิดการสะสมของกรดอินทรีย์ชนิดอื่นๆ เช่น กรดไพรูวิกและกรดบิวทิริกในระบบเช่นกัน ตารางที่ 1.5 แสดงการเปรียบเทียบระบบหมักที่สมดุลซึ่งมีกรดอินทรีย์ระเหยง่ายในปริมาณต่ำ ( 50 - 300

ตารางที่ 1.3 ความจำเพาะของแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนต่อสารตั้งต้นและไซโตโครม  
( cytochrome ) ( Stafford, Hawkes, and Horton, 1980 )

ชนิดจุลินทรีย์	สารตั้งต้น	presence of cytochrome
<i>Methanobacterium thermoautotrophicum</i>	$H_2 + CO_2$	-
<i>Methanobrevibacter arboriphicus</i>	$H_2 + CO_2$	-
<i>Methanococcus vanniellii</i>	$H_2 + CO_2$ , HCOOH	-
<i>Methanosporillum hungatei</i>	$H_2 + CO_2$ , HCOOH	-
<i>Methanosarcina barkeri</i>	$H_2 + CO_2$ , $CH_3OH$ , $CH_3COOH$ , methylamines	+
<i>Methanosarcina mazei</i>	$CH_3OH$ , $CH_3COOH$ , methylamines	+
<i>Methanotherix soehngenii</i>	$CH_3COOH$	+
<i>Methanlobus tindarius</i>	$CH_3OH$ , methylamines	+
<i>Methanococcoides metyllumens</i>	$CH_3OH$ , methylamines	+
<i>Methanophanus limicola</i>	$H_2 + CO_2$ , HCOOH	-

ตารางที่ 1.4 ลักษณะสำคัญของแบคทีเรียในกระบวนการย่อยสลายสารอินทรีย์แบบไม่ใช้ออกซิเจนภายใต้ภาวะอุณหภูมิปานกลาง ( Breure, 1991 )

	Acidogenic bacteria		Acetogenic bacteria	Methanogenic bacteria
	Carbohydrate	Protein		
maximal yield (g.g <sup>-1</sup> )	0.08 - 0.20	0.06 - 0.15	0.01	< 0.02
pH optimum	5.8	7	6.5 - 8	6.5 - 8
maximal growth rate (h <sup>-1</sup> )	0.33	0.23	0.02	0.005 - 0.02
doubling time (h)	3	4	50	50 - 200

ตารางที่ 1.5 เปรียบเทียบค่าดัชนีในกระบวนการย่อยสลายสารอินทรีย์ในภาวะปกติและภาวะที่ทำให้เกิดการยับยั้งการทำงาน ( Pohland and Ghosh, 1971 )

Digestion Condition	Gas production		Total Alkalinity mg / l as CaCO <sub>3</sub>	Total Organic Acid , mg / l as CH <sub>3</sub> COOH	Volatile Solids Conversion %
	ft <sup>3</sup> / VS added	CO <sub>2</sub> ( % )			
Normal	8 to 10	25 to 35	1500 to 5000	50 to 300	5 to 60
Retarded	< 7	35 to 45	1000 to 3000	> 2000	< 40

มิลลิกรัม/ลิตร ) ซึ่งระบบหมักมีประสิทธิภาพสูงโดยพิจารณาจากปริมาณก๊าซที่ผลิตได้และประสิทธิภาพในการกำจัดของแข็งสูง โดยเปรียบเทียบกับระบบหมักที่เสียสมดุลซึ่งมีปริมาณกรดอินทรีย์ระเหยง่ายสูงมากกว่า 2,000 มิลลิกรัม/ลิตร และมีประสิทธิภาพในการผลิตก๊าซและการกำจัดของแข็งต่ำ

การที่แบคทีเรียกลุ่มต่างๆ ย่อยสลายสารอินทรีย์ก็เพื่อให้ได้พลังงานสำหรับการเติบโต ซึ่งปฏิกิริยาการสร้างพลังงานส่วนใหญ่เป็นปฏิกิริยารีดอกซ์ พลังงานที่แบคทีเรียนำไปใช้จะอยู่ในรูปของ ATP พลังงานที่แบคทีเรียได้รับจะมากหรือน้อยขึ้นอยู่กับชนิดและความเข้มข้นของสารอาหารและผลิตภัณฑ์ที่ได้ รวมทั้งภาวะทางกายภาพและทางชีวเคมีของระบบ

พลังงานที่ได้จากกระบวนการไฮโดรไลซิส เป็นพลังงานที่ยังไม่อยู่ในรูปที่แบคทีเรียจะสามารถนำไปใช้ได้ เนื่องจากปฏิกิริยาไฮโดรไลซิสเป็นปฏิกิริยาที่เกิดขึ้นนอกเซลล์ ซึ่งหมายความว่าแบคทีเรียไม่สามารถเจริญได้โดยอาศัยการย่อยสลายสารประกอบอินทรีย์โมเลกุลใหญ่เท่านั้น

พลังงานที่ได้จากขั้นตอนการสร้างกรดอินทรีย์เป็นพลังงานที่อยู่ในรูปที่แบคทีเรียสามารถนำไปใช้ได้ซึ่งพลังงานที่ได้จะแตกต่างกันขึ้นอยู่กับสารอาหารและผลิตภัณฑ์ที่ได้ จากตารางที่ 1.6 จะเห็นได้ว่าพลังงานที่ได้จากกระบวนการสร้างกรดอินทรีย์จากกลูโคสจะสูงกว่าที่ได้จากกรดอะมิโน

พลังงานจากกระบวนการสร้างกรดอะซิติกจากกรดไขมันระเหยที่มีมวลโมเลกุลสูง ( กรดโพรพิโอนิกและกรดบิวทิริก ) โดยแบคทีเรียกลุ่ม acetogenic นั้นพบว่า ค่า  $\Delta G^\circ$  เป็นบวก ซึ่งหมายความว่าภายใต้ภาวะมาตรฐาน ( 25 องศาเซลเซียส ค่าความเป็นกรดต่างเท่ากับ 7 และที่ความดัน 1 บรรยากาศ ) การที่จะเกิดปฏิกิริยานี้ได้ต้องอาศัยพลังงานจากภายนอก หรือปฏิกิริยาจะดำเนินไปข้างหน้าได้นั้นจะต้องอยู่ในภาวะที่มีปริมาณผลิตภัณฑ์ต่ำเท่านั้น ซึ่งในที่นี้ก็คือจะต้องมีไฮโดรเจนในปริมาณต่ำดังที่ได้กล่าวมาแล้ว

เนื่องจากการสร้างมีเทนจากปฏิกิริยาที่คาร์บอนไดออกไซด์รวมกับไฮโดรเจนจะให้พลังงานสูงกว่าปฏิกิริยาที่กรดอินทรีย์เปลี่ยนเป็นมีเทนและคาร์บอนไดออกไซด์ ทำให้แบคทีเรียชอบใช้ไฮโดรเจนและคาร์บอนไดออกไซด์ในการสร้างมีเทนมากกว่า ดังนั้นโดยทั่วไปจะไม่ค่อยพบก๊าซไฮโดรเจนแต่จะพบก๊าซมีเทนและคาร์บอนไดออกไซด์มากกว่า

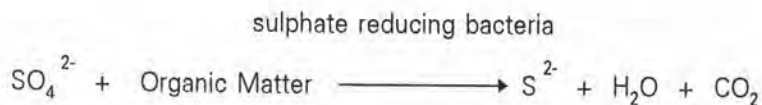
ตารางที่ 1.6 สมการปฏิกิริยาชีวเคมีที่เกิดขึ้นในการย่อยสลายแบบไม่ใช้ออกซิเจน และค่าพลังงานอิสระ ( $\Delta G^\circ$ ) ที่ภาวะมาตรฐาน (25 องศาเซลเซียส และ ค่าความเป็นกรด-ด่างเท่ากับ 7) ความเข้มข้นของสารละลาย (aqueous solution) 1 unit activity มีเทน ไฮโดรเจน และคาร์บอนไดออกไซด์อยู่ในสถานะก๊าซ (Daniels, Fuchs, Thauer, and Zeikus, 1977; Klass, 1984; Muller, Blaut, and Gottschalle, 1986; Breure, 1991)

Reaction	$\Delta G^\circ$ (kJ)
<u>Acidogenic bacteria :</u>	
$(C_6H_{10}O_5) + H_2O = C_6H_{12}O_6$	-17.7
$C_6H_{12}O_6 = 3CH_3CO_2H$	-311.0
$C_6H_{12}O_6 + 2H_2O = CH_3CH_2CO_2^- + H^+ + 3CO_2 + 5H_2$	-192.0
$C_6H_{12}O_6 = CH_3CH_2CH_2CO_2^- + H^+ + 2CO_2 + H_2$	-264.0
$C_6H_{12}O_6 + 6H_2O = 6CO_2 + 12H_2$	-25.9
$2CH_2(NH_2)CO_2H + 4H_2O = CH_3CO_2^- + 2HCO_3^- + H^+ + 2H_2 + 2NH_4^+$	-52.0
$CO_2HCH(NH_2)(CH_2)_2CO_2H + 3H_2O = 2CH_3CO_2^- + HCO_3^- + H^+ + 2H_2 + NH_4^+$	-34.0
$CH_2(NH_2)CO_2H + H_2 = CH_3CO_2^- + NH_4^+$	-78.0
$CH_3CH(NH_2)CO_2H + 3H_2O = CH_3CO_2^- + HCO_3^- + H^+ + 2H_2 + NH_4^+$	+8.0
<u>Acetogenic bacteria :</u>	
$C_6H_{12}O_6 + 2H_2O = 2CH_3CO_2^- + 2H^+ + 2CO_2 + 4H_2$	-216.0
$CH_3CH_2CO_2^- + H^+ + 2H_2O = CH_3CO_2^- + H^+ + CO_2 + 3H_2$	+71.7
$CH_3CH_2CH_2CO_2^- + H^+ + 2H_2O = 2CH_3CO_2^- + 2H^+ + 2H_2$	+48.3
$CH_3CH_2OH + H_2O = CH_3CO_2^- + H^+ + 2H_2$	+9.7
$2CO_2 + 4H_2 = CH_3CO_2^- + H^+ + 2H_2O$	-94.9
<u>Methanogenic bacteria :</u>	
$HCO_3^- + H^+ + 4H_2 = CH_4 + 3H_2O$	-136.0
$CO_2 + 4H_2 = CH_4 + 2H_2O$	-131.0
$CH_3CO_2^- + H^+ = CH_4 + CO_2$	-35.8
$CH_3CO_2^- + H_2O = CH_4 + HCO_3^-$	-31.0
$4HCO_2^- + H_2O + H^+ = CH_4 + 3HCO_3^-$	-134.0
$4CH_3NH_3^+ + 3H_2O = 3CH_4 + 4NH_4^+ + HCO_3^- + H^+$	-225.0



### 1.1.1.2 ปฏิบัติการย่อยสลายซัลเฟต ( Sulphate Reduction )

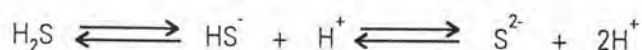
ในภาวะที่ไม่มีออกซิเจน ซัลเฟตในน้ำเสียสามารถถูกนำไปใช้เป็นแหล่งให้ออกซิเจนได้โดยแบคทีเรียกลุ่มหนึ่งที่เรียกว่า sulphate reducing bacteria โดยจะได้พลังงานจากปฏิกิริยาเคมีระหว่างซัลเฟตกับสารอินทรีย์ ดังสมการ



เช่นแบคทีเรียพวก *Desulfovibrio* จะเป็นไปตามสมการดังต่อไปนี้



จะเห็นได้ว่าปฏิกิริยาชีวเคมีของการย่อยสลายซัลเฟตโดยแบคทีเรียกลุ่ม sulphate reducing bacteria นี้ จะได้ก๊าซไฮโดรเจนซัลไฟด์ซึ่งมีกลิ่นเหม็นรบกวน โดยมักจะเกิดในท่อระบายน้ำเสียและในบ่อหมักทั่วไป แบคทีเรียกลุ่มนี้สามารถทนต่อการเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่างในน้ำเสียและอุณหภูมิได้ดี ดังนั้นการเกิดกลิ่นเหม็นของไฮโดรเจนซัลไฟด์จึงเกิดขึ้นได้ทั่วไปไม่ว่าระบบหมักนั้นจะอยู่ในสภาพใดก็ตาม ซึ่งกลิ่นของก๊าซชีวภาพที่เกิดจากระบบหมักเป็นกลิ่นก๊าซไฮโดรเจนซัลไฟด์นั่นเอง การเติมเกลือของเหล็ก ( iron salt ) เช่น ferric chloride (  $\text{FeCl}_3$  ) ลงไปในระบบบำบัด การลดอัตราการป้อนสารอินทรีย์และการรีไซเคิลน้ำที่บำบัดแล้วกลับมาใช้ใหม่ ( Gonenc and Kerestecioglu, 1990 ) เป็นวิธีที่นำมาใช้เพื่อแก้ปัญหานี้ได้ ความรุนแรงของกลิ่นเหม็นจากก๊าซไฮโดรเจนซัลไฟด์มีความสัมพันธ์กับค่าความเป็นกรด-ด่างของน้ำเสียนั้น ดังแสดงในสมการเคมีข้างล่างนี้

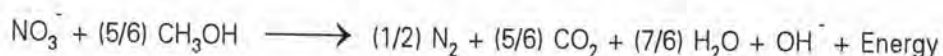


จากสมการจะเห็นได้ว่าภายใต้สภาพที่เป็นกรด ระบบหมักจะมีกลิ่นเหม็นรุนแรงขึ้น ดังนั้นในการควบคุมปัญหากลิ่นเหม็นรบกวนในระบบหมักจึงต้องปรับค่าความเป็นกรด-ด่าง

ให้สูงกว่า 7 ขึ้นไป , ในระบบหมักทั่วไปที่อยู่ในสภาพที่เป็นกลาง ( ค่าความเป็นกรด-ด่าง ประมาณ 7 ) จะเกิดปฏิกิริยาการรวมตัวระหว่างอิออนของโลหะกับซัลไฟด์เป็นตะกอนสีดำของโลหะซัลไฟด์ จึงทำให้ตะกอนแบคทีเรียในระบบหมักเป็นสีดำ แต่ถ้าในกรณีที่ระบบหมักนั้นมีสภาพเป็นกรดหรืออยู่ในขั้นตอนการสร้างกรดก็จะไม่เกิดการตกตะกอนของโลหะซัลไฟด์ ดังนั้น ตะกอนแบคทีเรียจะมีสีเทาและมีกลิ่นเหม็นรุนแรง

#### 1.1.1.3 ปฏิกริยาการย่อยสลายไนเตรต ( Denitrification )

น้ำเสียที่มีสารไนเตรตและอยู่ภายใต้ภาวะไม่ใช้ออกซิเจนจะมีแบคทีเรียกลุ่มหนึ่งที่สามารถดำรงชีวิตอยู่ได้ โดยอาศัยปฏิกิริยาชีวเคมีระหว่างสารประกอบไนเตรตกับสารอินทรีย์ในน้ำเสีย ซึ่งแบคทีเรียกลุ่มนี้คือ denitrifying bacteria ซึ่งแบคทีเรียกลุ่มนี้ได้แก่ *Achromobacter*, *Bacillus*, *Micrococcus* และ *Pseudomonas* ดังตัวอย่างเช่นถ้าสารอินทรีย์เป็นเมทานอล ไนเตรตจะถูกเปลี่ยนเป็นก๊าซไนโตรเจนดังสมการ



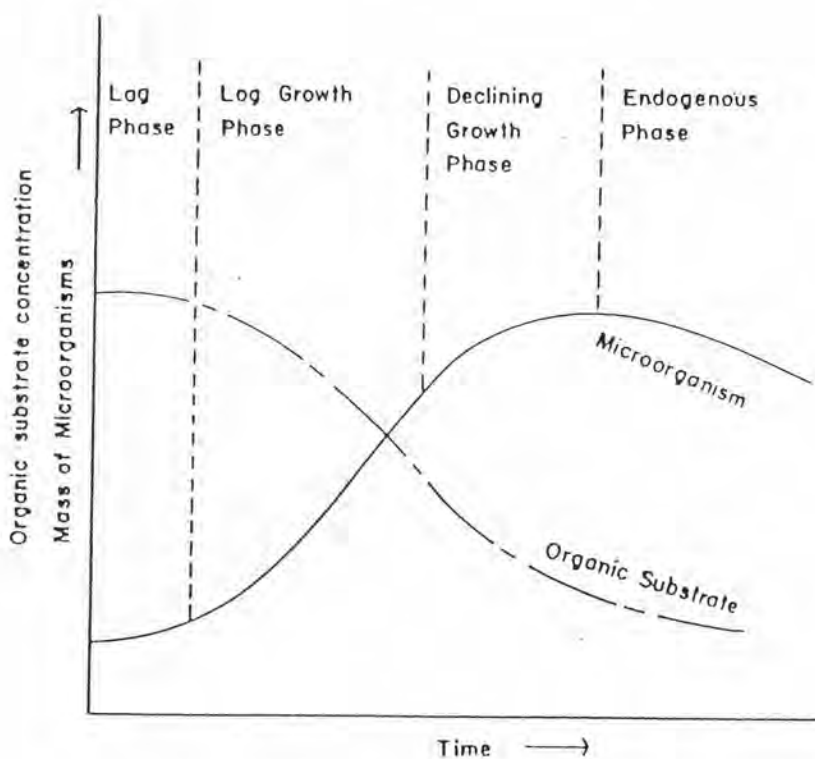
#### 1.1.2 ลักษณะการเจริญของแบคทีเรีย ( สุเมธ ชวเดช, 2535 )

ในระบบบำบัดน้ำเสียโดยวิธีทางชีววิทยาแบบไม่ใช้ออกซิเจน เป็นการอาศัยการดำรงชีวิตของแบคทีเรียและการเจริญของมันให้ช่วยย่อยสลายสารอินทรีย์และสารอนินทรีย์ในน้ำเสียเพื่อให้มีปริมาณน้อยลง ฉะนั้นจึงจำเป็นที่จะต้องเข้าใจถึงการเจริญของแบคทีเรียภายในระบบบำบัด เพื่อเป็นประโยชน์ในการควบคุมดูแลระบบบำบัด โดยทั่วไปเมื่อแบคทีเรียได้รับอาหารเป็นระยะ ๆ ( feed batch ) ซึ่งในกรณีนี้ก็คือน้ำเสียที่จะบำบัด แบคทีเรียจะมีสภาพการเจริญซึ่งเมื่อทำเป็นกราฟระหว่างจำนวนแบคทีเรียและเวลาที่ผ่านไปได้ดังรูปที่ 1.2 ซึ่งลักษณะการเจริญของแบคทีเรียอาจแบ่งได้เป็น 4 ช่วงที่สำคัญดังนี้

1. Lag phase เป็นช่วงแรกที่แบคทีเรียได้รับอาหารและทำความคุ้นเคยต่อสารอินทรีย์ในน้ำเสีย ดังนั้นจึงไม่มีการเปลี่ยนแปลงทั้งจำนวนของแบคทีเรียและความเข้มข้นของสารอินทรีย์ ถ้ามีสารพิษหรือสารอินทรีย์ในน้ำเสียที่ยากต่อการย่อยสลายโดยแบคทีเรีย ช่วง Lag phase นี้จะยาวนานมากขึ้น ในภาวะที่ไม่มีออกซิเจนพบว่าอัตราส่วนระหว่างอาหารต่อปริมาณแบคทีเรีย (F/M ratio) มากกว่า 2.5 จะเกิด Lag phase ขึ้น

2. Log growth phase เป็นช่วงที่แบคทีเรียคุ้นเคยต่อสารอินทรีย์ในน้ำเสียแล้ว และมีปริมาณอาหารอยู่อย่างมากมาย ดังนั้นอัตราการเพิ่มจำนวนของแบคทีเรียจะสูงขึ้นตลอดเวลา และในขณะเดียวกันอัตราการลดลงของปริมาณสารอินทรีย์ในน้ำเสียก็จะสูงขึ้นตลอดเวลาด้วย ซึ่งกิจกรรมในการย่อยสลายในช่วงนี้จะสูงสุด

3. Declining growth phase เป็นช่วงที่สารอินทรีย์ซึ่งเป็นอาหารของแบคทีเรียเริ่มน้อยลง ดังนั้นอัตราการเจริญของแบคทีเรียจะต่ำลง และอัตราการย่อยสลายสารอินทรีย์จะช้าลงด้วย ส่วนใหญ่ในระบบการย่อยสลายสารอินทรีย์แบบไม่ใช้ออกซิเจนจะถูกควบคุมให้อยู่ในช่วง Declining growth phase เนื่องจากจุดประสงค์ในการบำบัดน้ำเสียต้องการความเข้มข้นของสารอินทรีย์ในน้ำเสียให้มีปริมาณต่ำที่สุด และต้องการให้ได้ก๊าซชีวภาพสูงสุดด้วย

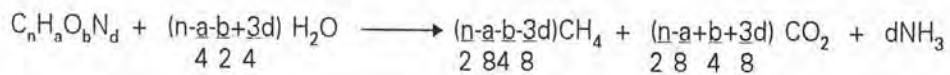


รูปที่ 1.2 การเปลี่ยนแปลงปริมาณสารอินทรีย์และจำนวนแบคทีเรียในถังหมักแบบครั้งคราว ( batch reactor ) เมื่อเวลาผ่านไป

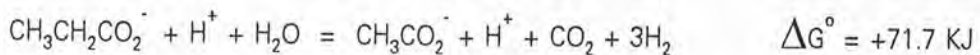
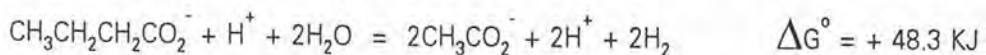
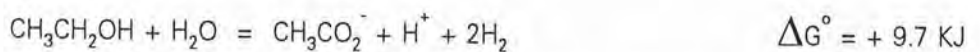
4. Endogenous phase เป็นช่วงระยะสุดท้ายเมื่อสารอินทรีย์ถูกย่อยสลายจนเกือบหมด ดังนั้นจึงเกิดสภาพการขาดแคลนอาหาร แบคทีเรียบางส่วนจะตายลดจำนวนลง และจะเกิดกระบวนการย่อยสลายเซลล์แบคทีเรียเอง ( cell lysis ) สารอินทรีย์จากแบคทีเรียที่ตายลงจะเป็นอาหารให้กับแบคทีเรียที่ยังมีชีวิตอยู่ ดังนั้นแบคทีเรียในช่วงนี้จะมีจำนวนน้อยลง ความเข้มข้นของสารอินทรีย์ในน้ำเสียจะต่ำที่สุด ถึงแม้ว่าการเจริญเติบโตของแบคทีเรียในช่วงนี้จะให้ประสิทธิภาพในการบำบัดสูงสุดก็ตาม แต่มีข้อเสียที่จะต้องออกแบบระบบบำบัดให้มีขนาดใหญ่มาก จึงทำให้ค่าก่อสร้างระบบสูงกว่าการออกแบบให้ระบบหมักทำงานในช่วงอื่นๆ ดังนั้นจึงไม่นิยมใช้ในการออกแบบระบบบำบัดน้ำเสียโดยทั่วไป ในกรณีที่โรงงานมีที่ดินมากๆ อาจจะทำแบบบ่อหมักที่มีระยะเวลาในการกักเก็บสูงมาก โดยในบ่อท้ายๆ จะอยู่ในสภาพ Endogenous phase

#### 1.1.3 ชีวเคมีของกระบวนการสร้างมีเทน

การเปลี่ยนสารอินทรีย์ให้เป็นก๊าซมีเทนและก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์นั้น สามารถทำนายปริมาณก๊าซมีเทนที่จะเกิดขึ้นได้จากความรู้ทางเคมีขององค์ประกอบของน้ำเสีย ดังสมการดังต่อไปนี้



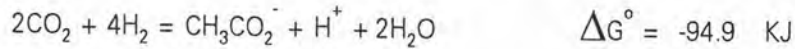
เมื่อพิจารณาการย่อยสลายสารอินทรีย์ในภาวะไร้ออกซิเจนดังแสดงในตารางที่ 1.6 พบว่าค่าพลังงานอิสระ ( $\Delta G^\circ$ ) ในปฏิกิริยาการเปลี่ยนสารอินทรีย์ไปเป็นอะซิเตต ( acetogenesis ) นั้นมีค่าเป็นบวกเล็กน้อย ซึ่งหมายถึงว่าการเกิดปฏิกิริยาไปข้างหน้าซึ่งได้ผลิตภัณฑ์เป็นอะซิเตตและไฮโดรเจนนั้นเกิดขึ้นได้ยาก หรืออาจกล่าวได้อีกนัยหนึ่งว่าการเกิดปฏิกิริยาการเปลี่ยนสารอินทรีย์ไปเป็นอะซิเตตจะถูกยับยั้งเมื่อมีปริมาณไฮโดรเจนในระบบสูง ซึ่งสามารถแสดงได้ดังสมการต่อไปนี้



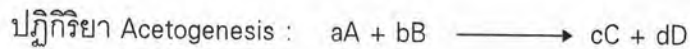
ถ้าหากมีการนำไฮโดรเจนที่เกิดขึ้นในปฏิกิริยาไปใช้ตลอดเวลาจะทำให้เกิดปฏิกิริยาไปข้างหน้าได้ดีขึ้น ปฏิกิริยาการนำไฮโดรเจนไปใช้โดยแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทน แสดงในสมการดังต่อไปนี้



และปฏิกิริยา Methanation ระหว่างคาร์บอนไดออกไซด์กับไฮโดรเจน แสดงในสมการดังนี้



ปฏิกิริยาทั้งสองมีค่า  $\Delta G^\circ$  เป็นลบ ดังนั้นจึงกล่าวได้ว่าปฏิกิริยาการเปลี่ยนสารอินทรีย์ไปเป็นอะซิเตตนั้นไม่สามารถที่จะเกิดขึ้นได้ด้วยตัวเอง จำเป็นจะต้องเกิดควบคู่ไปกับปฏิกิริยาการนำไฮโดรเจนไปใช้โดยแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนเสมอซึ่งอาจแสดงได้ดังสมการเทอร์โมไดนามิกส์ดังนี้ ( Breure, 1991 )



ที่ภาวะมาตรฐาน : 25 องศาเซลเซียส ความดัน 1 บรรยากาศ และความเข้มข้นของสารละลาย 1 unit activity

$$\Delta G^\circ = -2.3 \text{ RT } \log K$$

เมื่อ K = ค่าคงที่สมดุลของปฏิกิริยา

$$= \frac{[\text{C}]_{\text{eq}}^c \cdot [\text{D}]_{\text{eq}}^d}{[\text{A}]_{\text{eq}}^a \cdot [\text{B}]_{\text{eq}}^b}$$

ที่สภาวะการทำงาน :

$$\Delta G = \Delta G^\circ + 2.3 \text{ RT } \log \gamma$$



$$\text{เมื่อ } \gamma = \frac{[C]_{\text{obs}}^c \cdot [D]_{\text{obs}}^d}{[A]_{\text{obs}}^a \cdot [B]_{\text{obs}}^b}$$

เพราะฉะนั้นจึงสามารถสรุปได้ว่าการเกิดปฏิกิริยา acetogenesis ได้ดีนั้น  $\Delta G$  จะต้องเป็นลบ แต่  $\Delta G^\circ$  จะต้องเป็นบวก ดังนั้น  $\gamma$  ต้องมีค่าน้อยกว่า 1 ซึ่งหมายความว่าความเข้มข้นของผลิตภัณฑ์ในระบบต่ำ ( ซึ่งในที่นี้คือ ไฮโดรเจน ) ซึ่งจะสามารถเกิดขึ้นได้เฉพาะในกรณีที่มีแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนร่วมอยู่ด้วยเท่านั้น

#### 1.1.4 ภาวะแวดล้อมที่มีผลต่อระบบบำบัดแบบไม่ใช้ออกซิเจน

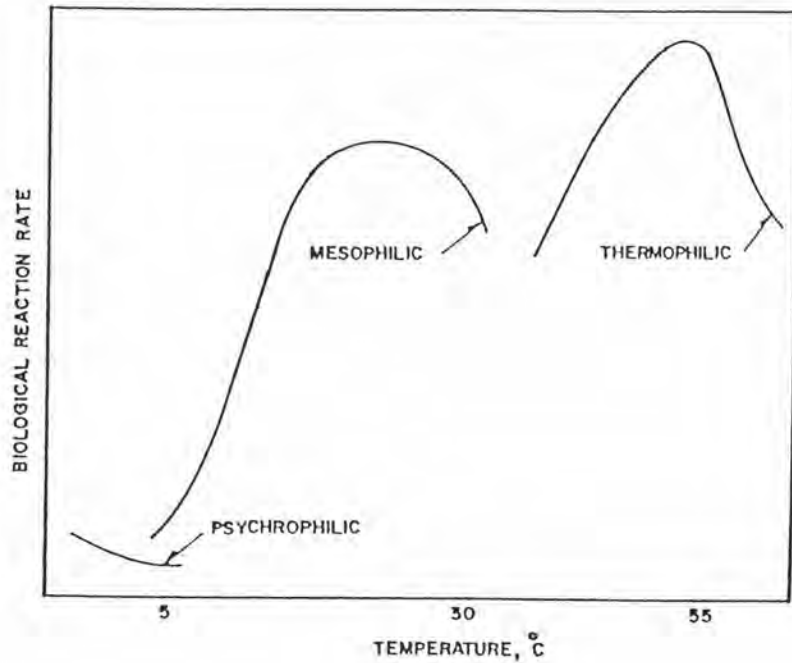
เนื่องจากระบบบำบัดแบบไม่ใช้ออกซิเจนประกอบด้วยแบคทีเรียที่สำคัญ 2 กลุ่มคือแบคทีเรียกลุ่มสร้างกรดอินทรีย์และแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทน โดยที่แบคทีเรียทั้งสองกลุ่มนี้จะทำงานร่วมกันอย่างต่อเนื่อง ดังนั้นจึงจำเป็นต้องรักษาภาวะแวดล้อมให้เหมาะสมที่จะทำให้แบคทีเรียเหล่านี้ทำงานร่วมกันได้ดี ซึ่งนอกจากจะต้องรักษาระบบให้อยู่ในสภาพที่ไร้ออกซิเจนแล้ว ยังต้องคำนึงถึงสิ่งต่อไปนี้อีกได้แก่

##### 1. อุณหภูมิ

อุณหภูมิมีอิทธิพลอย่างมากต่อการดำรงชีวิตของแบคทีเรีย โดยสามารถแบ่งเป็น 3 ช่วง ดังแสดงในรูปที่ 1.3

- 1) Psychophilic range มีช่วงอุณหภูมิ 5 - 15 องศาเซลเซียส
- 2) Mesophilic range มีช่วงอุณหภูมิ 35 - 37 องศาเซลเซียส
- 3) Thermophilic range มีช่วงอุณหภูมิ 50 - 55 องศาเซลเซียส

โดยทั่วไปมักจะควบคุมอุณหภูมิในช่วง mesophilic แต่ในประเทศแถบเมืองร้อน เช่นประเทศไทย อุณหภูมิเฉลี่ยของน้ำเสียประมาณ 30 องศาเซลเซียส และอุณหภูมิภายในถังหมักอาจสูงขึ้นอีก 3 - 5 องศาเซลเซียส จึงใกล้เคียงกับช่วงอุณหภูมิที่เหมาะสมคือ 37 องศาเซลเซียส ของแบคทีเรียกลุ่ม mesophilic จึงไม่จำเป็นต้องควบคุมอุณหภูมิ ในกรณีที่อุณหภูมิของน้ำเสียสูงอาจควบคุมอุณหภูมิในช่วง thermophilic ซึ่งอุณหภูมิที่เหมาะสมคือประมาณ 55 องศาเซลเซียส โดยประสิทธิภาพของระบบหมักจะสูงขึ้นประมาณหนึ่งเท่าตัวเมื่อเทียบกับที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส



รูปที่ 1.3 อัตราการย่อยสลายสารอินทรีย์ที่อุณหภูมิช่วงต่างๆ

## 2. ค่าความเป็นกรด-ด่าง

ค่าความเป็นกรด-ด่างของระบบมีความสำคัญต่อประสิทธิภาพของกระบวนการย่อยสลายสารอินทรีย์มาก ช่วงค่าความเป็นกรด-ด่างที่มีความเหมาะสมต่อการเจริญเติบโตของแบคทีเรียคือ ช่วงที่เป็นกลาง ( ค่าความเป็นกรด-ด่างประมาณ 6.5 - 7.8 ) ถ้าค่าความเป็นกรด-ด่างในระบบหมักมีค่าต่ำกว่า 6.5 ประสิทธิภาพการทำงานของแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนจะต่ำลง และถ้าค่าความเป็นกรด-ด่างนี้ต่ำลงถึง 5.0 จะมีอันตรายอย่างรุนแรงต่อแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทน ส่วนแบคทีเรียกลุ่มสร้างกรดอินทรีย์สามารถทนต่อสภาพความเป็นกรดได้ถึงค่าความเป็นกรด-ด่าง 4.5 โดยไม่เป็นอันตราย ทั้งนี้เนื่องจากแบคทีเรียกลุ่มนี้เมื่อย่อยสลายสารอินทรีย์แล้วจะได้ผลิตภัณฑ์เป็นพวกกรดอินทรีย์ ดังนั้นโดยธรรมชาติแล้วจึงทำให้แบคทีเรียกลุ่มนี้สามารถทนต่อสภาพความเป็นกรดได้ดีกว่าแบคทีเรียโดยทั่วไป ค่าความเป็นกรด-ด่างในระบบหมักมีความสัมพันธ์กับค่าสภาพความเป็นด่าง และความเข้มข้นของกรดอินทรีย์ในระบบหมักนั้นซึ่งจะกล่าวถึงต่อไป

### 3. ค่าสภาพความเป็นด่าง ( Alkalinity )

คือความสามารถในการต้านการเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่างเมื่อมีปริมาณกรดอินทรีย์เพิ่มขึ้น ค่าสภาพความเป็นด่างวัดเป็นหน่วย มิลลิกรัม/ลิตร ในรูปของแคลเซียมคาร์บอเนต สภาพความเป็นด่างในน้ำจะอยู่ในรูปของไบคาร์บอเนต คาร์บอเนต และไฮดรอกไซด์ ซึ่งปริมาณอนุมูลเหล่านี้จะมากหรือน้อยขึ้นอยู่กับค่าความเป็นกรด-ด่าง ดังนั้นค่าสภาพความเป็นด่างในระบบหมักจะเป็นตัวบ่งชี้ถึงเสถียรภาพของระบบ ถ้าระบบมีค่าสภาพความเป็นด่างสูง แสดงว่าระบบหมักมีความสามารถในการรักษาสภาพความเป็นกรด-ด่างสูง ( buffer capacity ) เพื่อรักษาระดับค่าความเป็นกรด-ด่างให้คงที่อยู่นานเมื่อมีการเพิ่มของปริมาณกรดอินทรีย์ แต่ในทางตรงกันข้ามถ้าระบบมีค่าสภาพความเป็นด่างต่ำก็แสดงว่ามีการสะสมของกรดอินทรีย์ในระบบค่อนข้างสูง จำเป็นต้องเพิ่มความระมัดระวังในการควบคุมการทำงานของระบบหมัก เพราะมีความไม่เอียงที่ระบบจะมีสภาพเป็นกรดได้ง่าย ค่าสภาพความเป็นด่างที่เหมาะสมของระบบหมักคือประมาณ 1,000 - 3,000 มิลลิกรัม/ลิตร ในระบบหมักที่ทำงานสมบูรณ์นั้นค่าสภาพความเป็นด่างจะเพิ่มขึ้นเนื่องจากสารแอมโมเนียมไบคาร์บอเนตซึ่งเกิดจากการรวมตัวระหว่างแอมโมเนียที่เกิดจากการย่อยสลายโปรตีนกับก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ที่แบคทีเรียขับออกมา ดังสมการ



### 4. กรดอินทรีย์ ( Volatile Fatty Acid; VFA )

ดังที่ได้กล่าวมาแล้วว่ากระบวนการย่อยสลายสารอินทรีย์แบบไม่ใช้ออกซิเจนนั้นมีแบคทีเรียที่สำคัญ 2 กลุ่มทำงานร่วมกัน โดยกลุ่มแรกจะย่อยสลายสารอินทรีย์แล้วปล่อยกรดอินทรีย์ออกมา แล้วแบคทีเรียกลุ่มที่สองจะใช้กรดอินทรีย์เหล่านั้นเป็นอาหารแล้วให้ก๊าซมีเทนและคาร์บอนไดออกไซด์เป็นผลิตภัณฑ์ ดังนั้นจะเห็นว่าในกระบวนการย่อยสลายสารอินทรีย์นี้จะมีกรดอินทรีย์เป็นสารระหว่างปฏิกิริยา ( intermediate product ) กรดอินทรีย์นี้อาจเกิดการสะสมในระบบได้ในกรณีที่ระบบอยู่ในภาวะไม่สมดุล คือมีการสร้างกรดอินทรีย์มากกว่าการใช้กรดอินทรีย์ ถ้ามีการสะสมกรดอินทรีย์ขึ้นในระบบจะมีผลทำให้ค่าสภาพความเป็นด่างลดลงในช่วงแรกก่อน และค่าความเป็นกรด-ด่างจะลดลงตามมาในที่สุด ในกรณีที่มีการสะสมของกรดอินทรีย์สูงมากจนค่าความเป็นกรด-ด่างต่ำกว่า 6.5 ถ้าไม่ทำการแก้ไข ค่าความเป็นกรด-ด่างจะลดลงจนถึง 4.5 - 5.0 ในที่สุดซึ่งจะทำให้ระบบหมักเกิดสภาพเสียสมดุลระหว่างขั้นตอนการสร้างกรดและขั้นตอน

การสร้างมีเทน ซึ่งสังเกตได้จากมีกลิ่นเหม็นเปรี้ยวรุนแรงและสัดส่วนของมีเทนในก๊าซชีวภาพต่ำมาก ซึ่งโดยปกติในสภาพของการหมักที่สมบูรณ์ควรมีสัดส่วนของก๊าซมีเทนประมาณ 70 % ( สุเมธ ชวเดช 2529 )

กรดอินทรีย์ที่ตรวจพบในระบบหมักส่วนใหญ่ได้แก่ กรดอะซิติก กรดโพรพิโอนิก และกรดบิวทิริก ซึ่งโดยส่วนมากจะเป็นกรดอะซิติก ในสภาพค่าความเป็นกรด-ด่างที่เป็นกลาง กรดเหล่านี้จะอยู่ในรูปอะซิเตต โพรพิโอเนตและบิวทิเรต ดังนั้นความเป็นพิษต่อแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนจะต่ำกว่าในรูปของกรดอิสระ ปริมาณกรดอินทรีย์จะวัดเป็นหน่วย มิลลิกรัม/ลิตร ในรูปของกรดอะซิติก โดยทั่วไปปริมาณกรดอินทรีย์ในถังหมักไม่ควรเกิน 2,000 มิลลิกรัม/ลิตร แต่อาจพบได้ถึง 5,000 มิลลิกรัม/ลิตร แต่โดยส่วนมากมักจะควบคุมไม่ให้เกิน 500 มิลลิกรัม/ลิตร

#### 5. ธาตุอาหารเสริม ( Nutrients )

ในการย่อยสลายสารอินทรีย์ในภาวะที่ไม่ใช้ออกซิเจนโดยแบคทีเรียชนิดนั้น ธาตุที่มีความสำคัญมากต่อการเจริญเติบโตของแบคทีเรียได้แก่ ไนโตรเจน ( N ) และฟอสฟอรัส ( P ) อัตราส่วนของ COD : N : P = 100 : 2.2 : 0.4 หรือ BOD : N : P = 100 : 1.1 : 0.2 ถ้ามีธาตุไนโตรเจนและฟอสฟอรัสต่ำกว่าอัตราส่วนที่เหมาะสมนี้จะทำให้ประสิทธิภาพในการย่อยสลายสารอินทรีย์และการผลิตก๊าซชีวภาพต่ำลง แต่ในทางตรงกันข้ามถ้ามีธาตุไนโตรเจนมากเกินไปก็จะเป็นพิษต่อแบคทีเรียหรือเปลี่ยนสภาพของแบคทีเรียได้ เช่นทำให้ตะกอนแบคทีเรียลอยตัวหลุดออกจากระบบ นอกจากธาตุไนโตรเจนและฟอสฟอรัสแล้ว ธาตุอื่นๆ ก็มีความจำเป็นต่อกระบวนการย่อยสลายสารอินทรีย์ ซึ่งได้แก่ แคลเซียม ( Ca ) แมกนีเซียม ( Mg ) โมลิบดีนัม ( Mo ) เหล็ก ( Fe ) ฯลฯ ดังตารางที่ 1.7 แต่แบคทีเรียต้องการสารเหล่านี้ในปริมาณน้อยมาก ซึ่งโดยทั่วไปธาตุเหล่านี้จะมีเพียงพออยู่แล้วในน้ำเสีย ในทางปฏิบัติจึงคำนึงถึงปริมาณธาตุไนโตรเจนและฟอสฟอรัสเท่านั้น ถ้าตรวจวิเคราะห์แล้วมีปริมาณไม่เพียงพอ จำเป็นต้องเติมให้เพียงพอ

#### 6. สารพิษ ( Toxic Substance )

สารอินทรีย์เกือบทุกชนิดถ้ามีปริมาณมากเกินไปในระบบหมักก็จะเป็นพิษต่อแบคทีเรียได้ ระดับความเป็นพิษจะมากหรือน้อยขึ้นกับชนิดและความเข้มข้นของสารนั้น โดยทั่วไปพวกที่มีน้ำหนักอะตอมสูงกว่าจะเป็นพิษรุนแรงกว่าพวกที่มีน้ำหนักอะตอมต่ำกว่า และอิออนที่มีวาเลนซี ( valency ) สูงกว่าจะส่งผลเป็นพิษรุนแรงกว่าพวกอิออนที่มีวาเลนซีต่ำกว่า นอกจากนี้สารอินทรีย์ที่มีโครงสร้างโมเลกุลเป็นวงแหวนเบนซีน ( benzene ring ) ซึ่งแบคทีเรียไม่สามารถย่อยสลายได้ ถ้ามีปริมาณมากเกินไปก็จะเป็นพิษต่อแบคทีเรีย ตารางที่ 1.8 แสดงระดับความ

ตารางที่ 1.7 ปริมาณธาตุอาหารรองที่มีความจำเป็นต่อการเจริญของแบคทีเรีย

ธาตุอาหาร	ความเข้มข้น ( มิลลิกรัม/ลิตร )
โซเดียม	125 - 250
โปแตสเซียม	200 - 400
แคลเซียม	100 - 200
แมกนีเซียม	75 - 125
แอมโมเนีย	80 - 170
เหล็ก	1 - 10
โคบอลท์	1 - 5
ไทอะมีน	1 - 5
กรดเพนโทเทนิค ( pantothenic acid )	1 - 5

ความเข้มข้นของสารพิษที่เป็นอันตรายต่อแบคทีเรียในระบบหมักแบบไม่ใช้ออกซิเจน แต่ในภาวะเป็นจริงปรากฏว่าน้ำเสียมีสารพิษหลายชนิดปะปนอยู่และมีในปริมาณสูง แต่พบว่าน้ำเสียดังกล่าวยังสามารถถูกย่อยสลายในภาวะไม่ใช้ออกซิเจนได้โดยไม่แสดงความเป็นพิษให้เห็นเด่นชัด ทั้งนี้เนื่องจากในกระบวนการหมักแบบไม่ใช้ออกซิเจนนี้จะมีปฏิกิริยาเกิดขึ้นมากมาย เช่น การตกตะกอนของสารพิษ ( precipitation ) การถูกทำลายเปลี่ยนไปเป็นสารรูปอื่น และการรวมตัวของอิออนต่างๆ จึงทำให้เกิดสภาพลดหรือเสริมความเป็นพิษ ( antagonism and synergism ) นอกจากนี้ยังขึ้นกับค่าความเป็นกรด-ด่างในระบบหมักอีกด้วย

#### 7. การเติมน้ำเสีย ( Feeding Mode )

การเติมน้ำเสียเข้าระบบหมักอาจแบ่งได้เป็น 3 วิธีคือ

1. เติมครั้งเดียว ( batch )
2. เติมกึ่งต่อเนื่อง ( semi-continuous )
3. เติมต่อเนื่อง ( continuous )

การเติมน้ำเสียเข้าระบบหมักแบบต่อเนื่องตลอดเวลาจะมีประสิทธิภาพสูงสุด เพราะภาวะในถังหมักจะคงที่สม่ำเสมอ ส่วนการเติมน้ำเสียแบบครั้งเดียวนั้นระบบหมักจะมีประสิทธิภาพต่ำสุด เนื่องจากสภาพต่างๆ เช่น ความเข้มข้นของสารอินทรีย์จะเปลี่ยนแปลง



ตารางที่ 1.8 ระดับความเข้มข้นของสารต่างๆ ที่เป็นอันตรายต่อแบคทีเรียในระบบหมักแบบไม่ใช้ออกซิเจน ( สุเมธ ชวเดช, 2529 )

สารพิษ	ความเข้มข้นสูงสุดที่ไม่เป็นอันตราย ต่อแบคทีเรีย ( มิลลิกรัม/ ลิตร )
Cu	1.0
Zn	5.0
Cr <sup>6+</sup>	5.0
Cr <sup>3+</sup>	2,000
Total Chromium	5.0
Ni	2.0
Cd	0.02
S <sup>2-</sup>	100
SO <sub>4</sub> <sup>2-</sup>	500
Ammonia	1,500
Na <sup>+</sup>	3,500
K <sup>+</sup>	2,500
Ca <sup>2+</sup>	2,500
Mg <sup>2+</sup>	1,000
Acrylonitrile	5.0
Benzene	50
CCl <sub>4</sub>	10
Chloroform	0.1
Pentachlorophenol	0.4
Cyanide	1.0
Chloride	15,000

ตลอดเวลาจึงทำให้แบคทีเรียต้องปรับตัวตลอดเวลา ดังนั้นในทางปฏิบัติมักเลือกวิธีเติมแบบต่อเนื่อง แต่ในกรณีที่น้ำเสียมีเป็นช่วงๆ ก็จำเป็นต้องใช้วิธีแบบกึ่งต่อเนื่องแทน

#### 8. การกวนผสม ( Mixing )

การกวนผสมน้ำเสียในระบบหมักมีความสำคัญต่อประสิทธิภาพของระบบหมักมากเพราะช่วยให้แบคทีเรียมีโอกาสสัมผัสกับอาหารได้ทั่วถึง นอกจากนี้ยังเป็นการช่วยทำให้สภาพต่างๆ เช่น อุณหภูมิ สารอินทรีย์ ตลอดจนสารพิษกระจายทั่วถึงกันทั้งระบบอีกด้วย การกวนผสมมี 3 วิธีหลักคือ วิธีแรกใช้เครื่องกวนโดยมีใบพัดภายในถัง พบว่าโดยทั่วไปถังหมักจะมีขนาดใหญ่ทำให้ต้องใช้พลังงานสูงและประสิทธิภาพในการกวนผสมยังไม่ทั่วถึง วิธีที่สองเป็นการสูบน้ำภายในถังหมักให้หมุนเวียน ซึ่งเป็นวิธีที่ง่ายแต่ประสิทธิภาพในการกวนผสมต่ำ ส่วนวิธีที่สามเป็นการนำก๊าซที่เกิดจากการหมักมาใช้ในการกวนผสม พบว่าเป็นวิธีที่ได้ผลดีสามารถกวนผสมได้ทั่วถึง ดังนั้นในทางปฏิบัติมักนิยมใช้วิธีที่สามนี้

#### 1.1.5 สัญญาณที่เตือนถึงปัญหาที่อาจเกิดขึ้นในระบบบำบัดแบบไม่ใช้ออกซิเจน

การเสียมวลของระบบจะเกิดขึ้นโดยมีสัญญาณเตือนหลายอย่างดังต่อไปนี้

##### 1. ความเข้มข้นของกรดอินทรีย์

โดยปกติระบบบำบัดแบบไม่ใช้ออกซิเจนที่มีการทำงานในภาวะที่สมดุล จะมีความเข้มข้นของกรดอินทรีย์ประมาณ 200 - 400 มิลลิกรัม/ลิตร แต่อย่างไรก็ดีปริมาณของกรดอินทรีย์ยังไม่สำคัญเท่ากับอัตราการเปลี่ยนแปลงปริมาณของกรดอินทรีย์ ระบบหมักอาจจะทำงานได้ดีแม้จะมีความเข้มข้นของกรดอินทรีย์สูงกว่า 1,000 มิลลิกรัม/ลิตร แต่ถ้าความเข้มข้นของกรดอินทรีย์เกิดการเปลี่ยนแปลงอย่างรวดเร็วจะเป็นสัญญาณเตือนให้เห็นถึงการเสียมวลเกิดขึ้นกับถังหมัก การเพิ่มความเข้มข้นของกรดอินทรีย์อย่างรวดเร็วแสดงว่ามีบางสิ่งเกิดขึ้นซึ่งมีผลทำให้เกิดการชะลอการเจริญของแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทน หรือทำให้การเจริญของแบคทีเรียกลุ่มสร้างกรดอินทรีย์ถูกเร่งให้เร็วขึ้น นอกจากนี้ข้อมูลเกี่ยวกับชนิดของกรดอินทรีย์ก็มีความสำคัญ เช่นถ้าความเข้มข้นของกรดไพโรอิอินิกสูงกว่า 1,000 มิลลิกรัม/ลิตร จะมีผลทำให้เกิดความเป็นพิษต่อแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนและจะไปขัดขวางการทำงานของ acetogenic bacteria ในถังหมัก ( Gonenc and Kerestecioglu, 1990 ) อย่างไรก็ตามถ้าค่าความเป็นกรด-ด่างของระบบหมักมีค่าเป็นกลาง ปัญหาต่างๆ จะเกิดขึ้นน้อยแม้ว่าระดับความเข้มข้นของกรดอินทรีย์จะสูงก็ตามและโดยทั่วไปแล้วควรตระหนักว่าการที่กรดอินทรีย์มีระดับความเข้มข้นสูงมักเป็นผลมาจากการขาดสมดุลระหว่างแบคทีเรียทั้งสองชนิดในระบบ

## 2. ค่าสภาพความเป็นด่างในรูปไบคาร์บอเนต ( Bicarbonate Alkalinity )

ค่าสภาพความเป็นด่างจะบอกให้ทราบว่าในระบบบำบัดแบบไม่ใช้ออกซิเจนมีความสามารถในการเป็นบัฟเฟอร์ ( buffer capacity ) ในปริมาณเท่าใด เพราะว่าถ้าความสามารถในการเป็นบัฟเฟอร์ต่ำ ปริมาณกรดอินทรีย์ที่เพิ่มขึ้นเพียงเล็กน้อยก็จะมีผลทำให้ค่าความเป็นกรด-ด่างลดลงอย่างมากและรวดเร็ว ซึ่งจะเป็นอันตรายต่อแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนในทางตรงกันข้ามถ้าระบบมีค่าสภาพความเป็นด่างสูงพอ ระบบก็จะสามารถทนต่อการเปลี่ยนแปลงของปริมาณกรดอินทรีย์ที่เพิ่มขึ้นได้โดยไม่ส่งผลกระทบต่อค่าความเป็นกรด-ด่างมากนัก ค่าสภาพความเป็นด่างขึ้นอยู่กับคุณสมบัติและความเข้มข้นของปริมาณสารอินทรีย์ในน้ำเสีย ถ้าน้ำเสียมีปริมาณสารอินทรีย์สูงก็มีโอกาสที่จะผลิตคาร์บอนไดออกไซด์ได้มากซึ่งอาจเป็นผลให้ความสามารถในการเป็นบัฟเฟอร์ของระบบเพิ่มขึ้นได้ โดยทั่วไประบบบำบัดแบบไม่ใช้ออกซิเจนควรมีค่าสภาพความเป็นด่างประมาณ 1,500 - 2,000 มิลลิกรัม/ลิตร ปัจจัยที่สำคัญกว่าค่าสภาพความเป็นด่างก็คือ อัตราส่วนของความเข้มข้นของกรดอินทรีย์ ( มิลลิกรัม/ลิตร ของกรดอะซิติก ) ต่อค่าสภาพความเป็นด่าง ( มิลลิกรัม/ลิตร ของแคลเซียมคาร์บอเนต ) คือ ถ้าอัตราส่วนนี้น้อยกว่า 0.4 แสดงว่าระบบมีความสามารถในการเป็นบัฟเฟอร์สูง การเพิ่มของอัตราส่วนนี้เป็นสัญญาณของการเสียสมดุลของระบบและแสดงว่าความสามารถในการเป็นบัฟเฟอร์ที่มีอยู่ลดน้อยลงและไม่เพียงพอ แต่ถ้าอัตราส่วนนี้สูงกว่า 0.8 แสดงว่าระบบกำลังอยู่ในภาวะที่ค่าความเป็นกรด-ด่าง จะลดลงอย่างรวดเร็วเมื่อมีการเพิ่มขึ้นเพียงเล็กน้อยของกรดอินทรีย์ ดังนั้นโดยทั่วไปแล้วค่าสภาพความเป็นด่างจะเป็นสัญญาณเตือนที่มีความไวมากกว่าค่าความเป็นกรด-ด่าง

## 3. ระดับค่าความเป็นกรด-ด่าง

ค่าความเป็นกรด-ด่างไม่ใช่สัญญาณที่เร็วพอจะบอกถึงการทำงานที่ผิดพลาดของระบบบำบัดแบบไม่ใช้ออกซิเจนได้ทันเวลาที่ ทั้งนี้เพราะความเสียหายจะเกิดขึ้นก่อนที่ค่าความเป็นกรด-ด่างจะลดลง แต่อย่างไรก็ดีข้อมูลของค่าความเป็นกรด-ด่างก็ยังคงมีความสำคัญ เพราะว่าแบคทีเรียทั้งสองกลุ่มโดยเฉพาะกลุ่มสร้างมีเทนสามารถเจริญได้ดีในช่วงแคบๆ ของค่าความเป็นกรด-ด่างเท่านั้น ถ้าไม่มีการควบคุมค่าความเป็นกรด-ด่างให้มีค่าเป็นกลาง การเจริญของแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนก็จะถูกยับยั้งทำให้ระบบล้มเหลวได้

## 4. อัตราการผลิตมีเทน

อัตราการผลิตมีเทนเป็นเครื่องวัดกิจกรรมของแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนโดยตรง และถือเป็นเครื่องวินิจฉัยประสิทธิภาพของระบบบำบัดแบบไม่ใช้ออกซิเจนที่มีความสำคัญมาก

การเปลี่ยนแปลงอัตราการผลิตมีเทนมีความสำคัญมากกว่าค่าปริมาณการผลิตมีเทน เพราะเป็นสัญญาณที่บ่งบอกว่าจะมีความผิดปกติเกิดขึ้นกับแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทน

#### 5. องค์ประกอบของก๊าซชีวภาพ

การเสียดุลของการทำงานร่วมกันของแบคทีเรียทั้งสองกลุ่มมักจะทำให้อัตราการการผลิตมีเทนลดลงและสัดส่วนของคาร์บอนไดออกไซด์ต่อมีเทนเปลี่ยนแปลงไป ซึ่งในระบบหมักทั่วๆ ไป จะมีอัตราส่วนของคาร์บอนไดออกไซด์ต่อมีเทนประมาณ 0.7 ( มีก๊าซมีเทนประมาณ 60 % หรือคิดเป็นอัตราส่วน  $\text{CO}_2 : \text{CH}_4 = 2 : 3$  ) ซึ่งน้ำเสียแต่ละชนิดก็จะให้ค่าที่แตกต่างกันออกไป การเพิ่มขึ้นของอัตราส่วนนี้อย่างกะทันหันแสดงว่าเกิดปฏิกิริยาการย่อยสลายอินทรีย์ในขั้นตอนการสร้างกรดเพิ่มขึ้น ( การผลิตคาร์บอนไดออกไซด์เพิ่มขึ้น ) ซึ่งสามารถแสดงถึงอัตราการบ่อนสารอินทรีย์ที่เพิ่มสูงขึ้นได้ด้วย

#### 1.1.6 สาเหตุของการล้มเหลวของระบบบำบัดแบบไม่ใช้ออกซิเจน

จากการศึกษาถึงปัจจัยของสิ่งแวดล้อมและปัจจัยการทำงาน เพื่อที่จะให้ระบบทำงานได้อย่างมีประสิทธิภาพนั้น พบว่าสาเหตุของการล้มเหลวในการควบคุมระบบบำบัดน้ำเสียโดยวิธีการย่อยสลายแบบไม่ใช้ออกซิเจนมีดังนี้คือ

##### 1. การให้ของเหลวเข้าสู่ระบบมากเกินไป ( hydraulic overloading )

จะทำให้ระยะเวลาในการกักเก็บตะกอนแบคทีเรียในระบบลดลงจนถึงจุดที่แบคทีเรียไม่สามารถที่จะเจริญได้ทันก่อนที่จะหลุดออกไปจากระบบ ( wash out )

##### 2. การให้สารอินทรีย์เข้าสู่ระบบมากเกินไป ( organic overloading )

จะทำให้เกิดการสะสมของกรดอินทรีย์เพิ่มสูงขึ้น ซึ่งจะมีผลไปยับยั้งการเจริญของแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทน

##### 3. การให้สารพิษเข้าสู่ระบบมากเกินไป ( toxic overloading )

เมื่อมีสารพิษ เช่น โลหะหนัก สารเคมี แอมโมเนียและอออนบวก เข้าสู่ระบบมากเกินไปจะมีผลไปทำลายแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทน

#### 1.1.7 ข้อดีและข้อเสียของระบบบำบัดแบบไม่ใช้ออกซิเจน

##### ข้อดี

ก. ลดค่าใช้จ่ายในการกำจัดกากตะกอนแบคทีเรียที่เกิดขึ้นในระบบ เนื่องจากแบคทีเรียมีอัตราการเจริญต่ำ ( Ditchfield, 1986; Svardal, Gotzendorfer, Nowak, and Kroiss, 1993)

ข. ประหยัดพลังงานและค่าใช้จ่าย เนื่องจากไม่ต้องใช้ระบบในการเติมอากาศ ( Svardal et al., 1993 )

ค. สามารถกำจัดน้ำเสียที่มีสารอินทรีย์ปนเปื้อนในปริมาณสูงมากๆ ได้ดี ( Germirli, Orhon, Artan, Ubay, and Gorgun, 1993 )

ง. ตะกอนแบคทีเรียในระบบอยู่ตัว เสถียรมากและง่ายต่อการทำให้แห้ง ( dewatering )

จ. ต้องการธาตุอาหารเสริมสร้างเช่น ไนโตรเจนและฟอสฟอรัส ในปริมาณน้อยเมื่อเทียบกับระบบบำบัดแบบใช้ออกซิเจน

ฉ. สามารถเก็บตะกอนแบคทีเรียไว้ได้นานหลายเดือนในภาวะที่ไม่มีอาหาร

ช. ได้ก๊าซชีวภาพซึ่งประกอบด้วยก๊าซมีเทนและก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์เป็นผลพลอยได้ ซึ่งสามารถนำไปใช้ประโยชน์เป็นแหล่งพลังงานทดแทนได้ ( Janosz, 1993 )

#### ข้อเสีย

ก. แบคทีเรียในระบบหมักมีอัตราการเจริญต่ำ

ข. ใช้ระยะเวลานานในการเริ่มต้นระบบหมัก ( Start-up )

ค. ระบบบำบัดปรับตัวได้ไม่ดีต่อการเปลี่ยนแปลงของปริมาณสารอินทรีย์ ปริมาณน้ำเสีย อุณหภูมิ และสภาพแวดล้อมอื่นๆ

ง. ปริมาณสารอินทรีย์ภายหลังการบำบัดยังคงมีค่าสูงอยู่

จ. เกิดก๊าซไฮโดรเจนซัลไฟด์ ซึ่งทำให้น้ำมีกลิ่นเหม็นและมีสีดำ

#### 1.2 รูปแบบระบบบำบัดน้ำเสียแบบไม่ใช้ออกซิเจน ( Anaerobic Treatment Systems )

ความสามารถในการรับอัตราการป้อนสารอินทรีย์ หรือประสิทธิภาพในการบำบัดน้ำเสียของระบบบำบัดน้ำเสียแบบไม่ใช้ออกซิเจนนี้ขึ้นอยู่กับระยะเวลาในการกักเก็บน้ำเสียในถังหมัก และปริมาณตะกอนแบคทีเรียในถังหมัก ระบบบำบัดแบบดั้งเดิมนั้นมีประสิทธิภาพต่ำ เนื่องจากมีปริมาณตะกอนแบคทีเรียในระบบต่ำ นอกจากนี้ยังไม่สามารถนำก๊าซชีวภาพที่เกิดขึ้นไปใช้ได้ อย่างเต็มที่ ดังนั้นจึงได้มีการพัฒนาระบบบำบัดแบบประสิทธิภาพสูงขึ้นมาโดยมีวัตถุประสงค์ที่จะให้มีประสิทธิภาพในการบำบัดน้ำเสียและการผลิตก๊าซชีวภาพสูงขึ้น หลักการที่สำคัญของระบบบำบัดแบบประสิทธิภาพสูง คือการเพิ่มปริมาณตะกอนแบคทีเรียในระบบให้สูงขึ้นและการรักษาตะกอนแบคทีเรียให้อยู่ในระบบได้เป็นเวลานาน ( ระยะเวลาที่กักเก็บตะกอนแบคทีเรียในถังหมักสูง )



ระบบบำบัดน้ำเสียแบบไม่ใช้ออกซิเจน สามารถแยกออกเป็น 2 ประเภทคือ

- (1) ระบบบำบัดแบบดั้งเดิม ( Conventional Anaerobic Processes )
- (2) ระบบบำบัดแบบประสิทธิภาพสูง ( High-Rate Anaerobic Processes )

### 1.2.1 ระบบบำบัดแบบดั้งเดิม

1.2.1.1 บ่อหมัก ( Cesspool ) เป็นบ่อหมักแบบที่เก่าแก่ที่สุดที่ใช้กำจัดน้ำเสียชุมชน มักจะสร้างเป็นบ่อคอนกรีตปิดรูปสี่เหลี่ยมผืนผ้าอยู่ใต้พื้นดิน เนื่องจากเป็นบ่อที่มีขนาดเล็กและขาดการควบคุมดูแล ดังนั้นปฏิกิริยาที่เกิดขึ้นจึงเป็นเพียงขั้นตอนการไฮโดรไลซิส ซึ่งสารอินทรีย์ที่ละลายน้ำจะซึมผ่านผนังบ่อลงดิน

1.2.1.2 บ่อเกรอะ ( Septic Tank ) เป็นระบบที่ออกแบบให้ทำงานคล้ายคลึงกับบ่อหมัก แต่จะมีประสิทธิภาพสูงกว่า โดยจะมีท่อต่อจากบ่อเพื่อให้น้ำที่มีสารอินทรีย์ละลายอยู่ สามารถซึมผ่านลงดินในอัตราที่สูงขึ้น สารอินทรีย์จะถูกย่อยสลายในขั้นตอนการสร้างกรดอินทรีย์และขั้นตอนการสร้างก๊าซมีเทนต่อไปในชั้นดิน

1.2.1.3 บ่อไร้ออกซิเจนหรือบ่อเหม็น ( Anaerobic Pond ) บ่อหมักนี้เป็นบ่อชนิดเปิดมีความลึกตั้งแต่ 3 เมตรขึ้นไป เพื่อป้องกันไม่ให้ออกซิเจนละลายลงไปถึงส่วนล่างของบ่อ โดยทั่วไปมักเป็นบ่อดิน นิยมใช้ในการบำบัดน้ำเสียจากโรงงานอุตสาหกรรมที่มีความเข้มข้นของสารอินทรีย์สูง และโรงงานมีพื้นที่ว่างเปล่าอยู่มาก การควบคุมดูแลง่ายและมีค่าใช้จ่ายในการบำบัดต่ำ ข้อเสียของระบบหมักนั้นนอกจากจะมีประสิทธิภาพต่ำและมีปัญหาเรื่องกลิ่นเหม็นรบกวนแล้วยังสูญเสียก๊าซชีวภาพที่สามารถนำไปใช้เป็นเชื้อเพลิงอีกด้วย

1.2.1.4 ถังหมักแบบดั้งเดิม ( Conventional Anaerobic Digestion ) เป็นระบบหมักที่ถูกนำมาใช้ในการกำจัดตะกอนแบคทีเรียที่เกิดจากระบบบำบัดน้ำเสียแบบใช้ออกซิเจน เช่นระบบเลี้ยงตะกอนเร่ง ( Activated Sludge ) ถังหมักอาจเป็นถังเดียวหรือสองถัง ตะกอนแบคทีเรียจะถูกย่อยสลายได้ก๊าซชีวภาพ ระบบถังหมักแบบดั้งเดิมนี้อาจมีประสิทธิภาพสูงกว่าบ่อหมักและบ่อเกรอะ แต่อย่างไรก็ตามยังมีประสิทธิภาพต่ำอยู่จึงไม่นิยมนำมาใช้กับน้ำเสียจากอุตสาหกรรม

### 1.2.2 ระบบบำบัดแบบประสิทธิภาพสูง

เป็นระบบที่ได้รับการพัฒนาในระยะหลัง เพื่อแก้ไขปัญหาการบำบัดน้ำเสียจากโรงงานอุตสาหกรรมที่มีความเข้มข้นสารอินทรีย์สูงๆ หลักการเพิ่มประสิทธิภาพคือการเพิ่มปริมาณแบคทีเรียในระบบซึ่งสามารถทำได้คือ หาตัวกลางที่มีพื้นที่ผิวสูงให้แบคทีเรียเกาะติดเป็นเมือก

หรืออาจตกตะกอนแบคทีเรียที่ออกมากับน้ำล้นจากถังหมักแล้วสูบน้ำตะกอนนี้กลับเข้าถังหมัก หรืออาจควบคุมความเร็วของน้ำเสียที่ไหลผ่านถังหมักให้เหมาะสม เพื่อให้เกิดตะกอนแบคทีเรีย ลักษณะเม็ดที่จับเกาะกันแน่น ระบบบำบัดแบบประสิทธิภาพสูงได้แก่

#### 1.2.2.1 ระบบหมักแอนแอโรบิกคอนแทค ( Anaerobic Contact Process )

ระบบหมักนี้มีความคล้ายคลึงกับระบบเลี้ยงตะกอนเร่ง แต่ระบบหมักแอนแอโรบิกคอนแทคจะปิดหมดจึงอยู่ในภาวะไร้ออกซิเจน ระบบนี้มีลักษณะที่สำคัญคือแบคทีเรียที่ออกมาพร้อมกับน้ำที่ล้นออกจากถังหมักจะเข้าสู่ถังตกตะกอน และเกิดการตกตะกอนแยกตัวออกจากส่วนที่เป็นน้ำเสียและจะถูกสูบกลับไปเข้าสู่ถังหมักอีก ดังนั้นแบคทีเรียในถังหมักจะมีปริมาณสูงมาก กล่าวคือมีค่า MLSS สูงถึง 20,000 มิลลิกรัม/ลิตร การแยกตะกอนแบคทีเรียออกจากน้ำเสียโดยทั่วไปจะใช้ถังตกตะกอนซึ่งอาจจะใช้สารพวก flocculant ช่วยในการตกตะกอนหรือใช้ร่วมกับ vacuum degasification หรือการเหวี่ยงแยก ( centrifugation ) ถังหมักของระบบนี้จำเป็นจะต้องมีการกวนผสมอย่างดีเพื่อให้ น้ำเสียสัมผัสกับตะกอนแบคทีเรียอย่างทั่วถึง ซึ่งสามารถทำได้ โดยการนำเอาก๊าซที่เกิดขึ้นกลับมาใช้ในการกวนผสมในถังหมัก ( gas recirculation ) การใช้การกวนทางกลแบบต่อเนื่องหรือกึ่งต่อเนื่อง หรือการให้น้ำเสียไหลเข้าถังหมักทางด้านล่างขึ้นไปผ่านชั้นตะกอนแบคทีเรียที่อัดตัวกันอยู่ที่ก้นถังหมักในอัตราการใช้ที่เหมาะสม โดยพบว่า การกวนผสมโดยใช้ก๊าซชีวภาพมีประสิทธิภาพสูงที่สุด ข้อจำกัดของระบบหมักแอนแอโรบิกคอนแทคคือระยะเวลาในการกักเก็บตะกอนในถังหมักต่ำ ( Sludge Retention Time; SRT ) ประสิทธิภาพโดยทั่วไปจะสูงเทียบเท่ากับระบบหมักตัวกลางกรอง ข้อแตกต่างระหว่างระบบทั้งสองคือระบบหมักแอนแอโรบิกคอนแทคนี้มีค่าใช้จ่ายสูงกว่าและการควบคุมดูแลยุ่งยากกว่าระบบหมักตัวกลางกรอง เนื่องจากต้องมีเครื่องสูบน้ำตะกอนแบคทีเรียและเครื่องกวนถังหมัก แต่ค่าก่อสร้างของระบบหมักแอนแอโรบิกคอนแทคจะต่ำกว่าระบบหมักตัวกลางกรอง เนื่องจากไม่ต้องใช้ตัวกลางพลาสติกในถังหมักดังเช่นระบบหมักตัวกลางกรอง

#### 1.2.2.2 ระบบหมักตัวกลางกรอง ( Anaerobic Filter )

เป็นระบบที่ประกอบด้วยถังหมักทรงกระบอกหรือทรงเหลี่ยมรูปทรงสูง ภายในถังหมักบรรจุด้วยตัวกลาง ( filter media ) ซึ่งตัวกลางจะเป็นวัสดุที่ไม่เกิดปฏิกิริยา ( inert material ) และมีพื้นที่ผิวจำเพาะสูง ( specific surface area ) ซึ่งได้แก่ ทราย หิน ถ่าน หรือตัวกลางที่เป็นพลาสติก ( plastic media ) โดยทั่วไปนิยมใช้ตัวกลางที่เป็นพลาสติก แบคทีเรียที่เกิดขึ้นในระบบซึ่งมีลักษณะการจมตัวที่ดีจะกองตัวอยู่ที่ก้นถังหมัก นอกจากนี้ยังมีแบคทีเรียที่เกาะติดเป็นเมือกหนานบนผิวและในโพรงของตัวกลาง จึงทำให้ค่า SRT ของระบบนี้สูง การป้อนน้ำเสียเข้าสู่ระบบ

สามารถทำได้ทั้งด้านบนและด้านล่างของถังหมัก ในกรณีที่น้ำเสียเข้าทางด้านล่างของถังหมัก น้ำเสียจะสัมผัสกับตะกอนแบคทีเรียที่ตกตะกอนอยู่ที่ก้นถัง เกิดการย่อยสลายสารอินทรีย์ได้ก๊าซชีวภาพ เนื่องจากอัตราการไหลของน้ำเสียและการที่ก๊าซชีวภาพที่เกิดขึ้นลอยขึ้นสู่ด้านบน ทำให้ตะกอนแบคทีเรียลอยขึ้นตามไปด้วย โดยสารอินทรีย์ที่อยู่ในน้ำเสียจะยังคงถูกย่อยสลายโดยตะกอนแบคทีเรียที่ถูกพาขึ้นมาและแบคทีเรียที่เกาะติดอยู่บนตัวกลางที่น้ำเสียนั้นไหลผ่าน เมื่อตะกอนแบคทีเรียลอยขึ้นมากกระทบกับตัวกลางก็จะตกลงมายังส่วนล่างของถังหมัก นอกจากนี้ตัวกลางยังทำหน้าที่กระจายการไหลของน้ำเสีย ทำให้น้ำเสียสัมผัสกับตะกอนแบคทีเรียได้อย่างทั่วถึงมากขึ้นอีกด้วย ระบบตัวกลางกรองนี้เหมาะสำหรับน้ำเสียที่เป็น dissolved waste คือมีปริมาณของแข็งที่ไม่ละลายน้ำอยู่ต่ำซึ่งจะทำให้มีประสิทธิภาพในการบำบัดสูง แม้จะใช้อัตราการป้อนสารอินทรีย์และอัตราการไหลที่สูงก็ตาม สำหรับน้ำเสียที่เป็น partially soluble waste ไม่เหมาะที่จะนำมาใช้ในระบบนี้เนื่องจากจะทำให้เกิดปัญหาการอุดตันตามมาได้ ข้อได้เปรียบของระบบตัวกลางกรองเมื่อเปรียบเทียบกับระบบแอนแอโรบิกคอนแทคคือการออกแบบระบบง่าย ไม่จำเป็นต้องมีการควบคุมในถังหมัก ไม่จำเป็นต้องมีการนำเอาตะกอนแบคทีเรียหรือน้ำเสียที่ออกจากระบบกลับมารีไซเคิลเพื่อเพิ่มประสิทธิภาพของระบบ มีการสะสมตะกอนของแบคทีเรียในตัวกลางสูง และมีการสูญเสียตะกอนแบคทีเรียไปกับน้ำเสียที่ออกไปจากระบบน้อยมากทำให้มีระยะเวลาที่เก็บตะกอนแบคทีเรียในระบบสูง แต่อย่างไรก็ตามระบบหมักตัวกลางกรองก็มีข้อเสียเปรียบเมื่อเทียบกับระบบหมักแอนแอโรบิกคอนแทคที่สำคัญคือระบบหมักตัวกลางกรองมีค่าใช้จ่ายสูงมากเนื่องจากตัวกลางพลาสติกมีราคาสูง

### 1.2.2.3 ระบบแอนแอโรบิกฟลูอิดเบด ( Anaerobic Fluid Bed )

เป็นระบบที่มีประสิทธิภาพสูงสุทธระบบหนึ่ง เนื่องจากสามารถควบคุมให้มีปริมาณแบคทีเรียในระบบสูงถึง 15,000 - 40,000 มิลลิกรัม/ลิตร โดยแบคทีเรียในระบบจะเกาะเป็นเมือกคลุมผิวตัวกลางที่เป็นเม็ดขนาดเล็ก ( เล็กกว่า 1 มิลลิเมตร ) โดยน้ำเสียจะถูกสูบเข้าถังหมักทางด้านล่างด้วยความเร็วที่พอเหมาะที่จะยกตัวกลางให้ลอยได้ ทำให้การเคลื่อนที่ของเม็ดตัวกลางมากมายเหล่านี้เหมือนการเคลื่อนที่ของของเหลวคือเคลื่อนที่ไปทุกทิศทุกทาง จึงทำให้อัตราการถ่ายเทมวลทั้งอาหารและผลิตภัณฑ์ต่างๆ จากปฏิกิริยาชีวเคมีเกิดขึ้นสูงมาก ส่วนบนของถังหมักจะมีขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางที่กว้างขึ้น ดังนั้นความเร็วของของเหลวในช่วงบนนี้จะต่ำลง จึงทำให้เม็ดตัวกลางที่มีเมือกแบคทีเรียเกาะอยู่ตกลงมา เฉพาะส่วนน้ำใสเท่านั้นที่จะไหลออกจากถังหมัก เนื่องจากเม็ดตัวกลางเคลื่อนที่ไปมาอย่างอิสระ ดังนั้นจึงเกิดการขัดสีและชนกันตลอดเวลา ทำให้เมือกแบคทีเรียบางส่วนหลุดออกไป จึงเป็นการควบคุมความหนาของเมือก

แบคทีเรีย เมื่อแบคทีเรียที่หลุดติดไปกับน้ำเสียที่บำบัดแล้วจะต้องแยกออกโดยผ่านถังตกตะกอนเสียก่อน ถึงแม้ระบบนี้จะมีประสิทธิภาพสูงสุดก็ตาม แต่เป็นระบบที่ยุ่งยากในการควบคุมและมีค่าใช้จ่ายในการบำบัดสูงอีกด้วยจึงทำให้ไม่เป็นที่นิยมแพร่หลาย

#### 1.2.2.4 ระบบหมักยูเอเอสบี ( Upflow Anaerobic Sludge Blanket ; UASB )

เป็นระบบหมักที่ได้รับการพัฒนาขึ้นมาใหม่และในปัจจุบันได้รับความนิยมในการนำไปใช้กันอย่างกว้างขวางในการบำบัดน้ำเสียจากโรงงานอุตสาหกรรมหลายประเภท หลักการทำงานของระบบยูเอเอสบีคือ น้ำเสียจะถูกสูบเข้าสู่ถังหมักทางด้านล่างในความเร็วที่เหมาะสม โดยในถังหมักจะมีชั้นตะกอนแบคทีเรียสองชั้นคือ ชั้นล่างส่วนใหญ่เป็นแบคทีเรียชนิดเม็ด ( granular bacteria ) เรียกชั้นนี้ว่า sludge bed เป็นชั้นของตะกอนแบคทีเรียที่มีความสามารถในการตกตะกอนสูงและมีความสามารถในการย่อยสลายสารอินทรีย์ได้สูงด้วย ส่วนในชั้นที่สองเป็นชั้นของตะกอนเบา ( flocculant bacteria ) เรียกว่า sludge blanket เป็นชั้นตะกอนแบคทีเรียที่ลอยฟุ้งกระจายเนื่องจากก๊าซชีวภาพที่เกิดขึ้นจากการย่อยสลายสารอินทรีย์ในน้ำเสีย สารอินทรีย์ในน้ำเสียจะถูกย่อยสลายไปเรื่อยๆ เมื่อผ่านชั้นตะกอนแบคทีเรียเหล่านี้ ช่วงบนของถังจะมีกรวยแยกตะกอน ( gas-solid separator ) ทำหน้าที่ในการแยกก๊าซชีวภาพออกจากน้ำและตะกอนแบคทีเรีย น้ำใสเท่านั้นที่ไหลล้นออกจากถังหมัก ส่วนตะกอนแบคทีเรียจะตกตะกอนกลับสู่ส่วนที่ทำหน้าที่ในการย่อยสลาย ( ส่วนของตะกอนชั้นล่างและตะกอนลอย ) ระบบนี้ไม่จำเป็นต้องมีการกวนผสมอย่างรุนแรงในถังหมักเพื่อให้ น้ำเสียและตะกอนแบคทีเรียสัมผัสกัน แต่อาจใช้การกวนเป็นครั้งคราวหรือการกวนเบาๆ แทน ทั้งนี้เนื่องจากก๊าซที่เกิดขึ้นจะช่วยให้เกิดการกวนผสมกันอยู่แล้ว และระบบนี้ไม่ต้องการถังตกตะกอน

การที่มีชั้น scum ที่ผิวหน้าของของเหลวผ่านกรวยแยกตะกอนติดออกมากับน้ำที่ออกจากถังหมัก สามารถป้องกันได้โดยการติดตั้ง ( baffle ) กันตรงส่วนทางออก

ในส่วนของกรวยแยกตะกอน ซึ่งเป็นส่วนที่แยกก๊าซและตะกอนออกจากกันนั้น เป็นส่วนที่สำคัญส่วนหนึ่งของถังหมักยูเอเอสบี ได้มีผู้เสนอให้ใช้เบดแน่น ( packed bed ) ที่ส่วนบนของถังหมักแทน ซึ่งแนวความคิดนี้ได้มาจากการนำเอาหลักการของระบบยูเอเอสบีร่วมกับหลักการของระบบตัวกลางกรอง อย่างไรก็ตามประสิทธิภาพในการกักเก็บตะกอนแบคทีเรียของระบบนี้ต่ำและยังไม่เหมาะสมในการนำมาใช้งาน เนื่องจากยากต่อการควบคุมและการออกแบบก่อสร้าง ( Lettinga and Hulshoff, 1991 )



### 1.3 การพัฒนาเพื่อเพิ่มประสิทธิภาพของระบบบำบัดแบบประสิทธิภาพสูง

ถึงแม้ว่าในระบบบำบัดแบบประสิทธิภาพสูงจะได้มีการปรับปรุงให้มีประสิทธิภาพในการบำบัดน้ำเสียและประสิทธิภาพในการผลิตก๊าซชีวภาพสูงขึ้น โดยการเพิ่มปริมาณแบคทีเรียในระบบแล้วก็ตาม แต่ก็ยังคงเผชิญกับปัญหาน้ำที่บำบัดแล้วมีคุณภาพต่ำเนื่องจากมีระดับของแข็งในปริมาณสูงและอัตราการผลิตก๊าซมีเทนต่ำ ( Callender, 1983 ) และเนื่องจากอัตราการเจริญของแบคทีเรียยังต่ำอยู่ ทำให้ต้องใช้ระยะเวลาในการกักเก็บน้ำเสียในระบบนาน ขนาดถังหมักใหญ่ทำให้ค่าก่อสร้างระบบสูง ซึ่งปัญหาต่างๆ เหล่านี้สามารถแก้ไขได้โดยการเพิ่มกิจกรรมของแบคทีเรีย ( bacteria activity ) โดยการสร้างภาวะที่เหมาะสมและมีธาตุอาหารที่เพียงพอต่อความต้องการของแบคทีเรียและเพิ่มความหนาแน่นของประชากรแบคทีเรียในถังหมัก ( Callender, 1983 ) ในที่นี้จึงได้นำเสนอวิธีการแก้ไขไว้ซึ่งได้แก่การแยกวัฏภาคในการเกิดปฏิกิริยาออกเป็น 2 ส่วน

#### 1.3.1 การแยกการเกิดปฏิกิริยาออกเป็นสองส่วน ( Two-Stage Process )

ดังได้กล่าวมาแล้วว่า การย่อยสลายสารอินทรีย์แบบไม่ใช้ออกซิเจนนั้น ประกอบด้วยขั้นตอนที่สำคัญ 3 ขั้นตอนคือ ไฮโดรไลซิส การสร้างกรดอินทรีย์และการสร้างก๊าซมีเทน ซึ่งอัตราการเกิดปฏิกิริยาในขั้นตอนการสร้างก๊าซมีเทนนั้นต่ำกว่าอีกใน 2 ขั้นตอน ดังนั้นอัตราการเกิดปฏิกิริยาการย่อยสลายสารอินทรีย์ในน้ำเสียทั่วไป จึงขึ้นอยู่กับขั้นตอนการสร้างก๊าซมีเทน ( แต่ในกรณีของน้ำเสียที่มีสารประกอบพวกเซลลูโลสในปริมาณสูง พบว่าขั้นตอนไฮโดรไลซิสจะเป็นขั้นตอนที่กำหนดอัตราการเกิดปฏิกิริยาการย่อยสลาย ) โดยทั่วไปในระบบบำบัดแบบดั้งเดิมและแบบประสิทธิภาพสูงมักใช้ถังหมักเพียงถังเดียว ซึ่งปฏิกิริยาชีวเคมีทั้งสามขั้นตอนเกิดขึ้นพร้อมๆ กันในถังหมักที่มีการควบคุมภาวะต่างๆ ให้เหมาะสมกับแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทน ทั้งนี้เนื่องจากแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนมีความทนทานต่อสภาพแวดล้อมต่ำกว่าแบคทีเรียในกลุ่มอื่น อีกทั้งยังมีอัตราการเจริญที่ต่ำกว่า เป็นผลให้ประสิทธิภาพในการบำบัดและการผลิตก๊าซชีวภาพไม่ดีเท่าที่ควร ดังนั้นจึงได้มีการพัฒนาระบบหมักแบบสองขั้นตอนขึ้นมา

หลักการทำงานของระบบคือ ใช้ถังหมัก 2 ถังต่ออนุกรมกันโดยมีการควบคุมภาวะต่าง ๆ ให้ในถังหมักแรก ( ถังหมักกรด ) เกิดปฏิกิริยาในขั้นตอนไฮโดรไลซิส ( hydrolysis ) และการสร้างกรดอินทรีย์ ( acidogenesis ) ส่วนในถังหมักที่สอง ( ถังหมักมีเทน ) เกิดปฏิกิริยาในขั้นตอนการสร้างกรดอะซิติก ( acetogenesis ) และขั้นตอนการสร้างก๊าซมีเทน ( methanogenesis ) ( Gonenc and Kerestecioglu, 1990 )

ทั้งนี้เนื่องจากความแตกต่างกันของภาวะการทำงานที่เหมาะสมและอาหารที่ต้องการ สำหรับการเจริญเติบโตของแบคทีเรียกลุ่มสร้างกรดและกลุ่มสร้างมีเทน ดังนั้นการใช้ระบบหมักแบบสองขั้นตอนทำให้สามารถควบคุมภาวะต่างๆ และอัตราการป้อนสารอินทรีย์ที่เหมาะสมสำหรับแบคทีเรียแต่ละกลุ่มได้ ( Henze and Harremoës, 1983; Fongastitkul, Mavinic, and Lo, 1994 )

### 1.3.2 ข้อดีและข้อเสียของระบบบำบัดแบบสองขั้นตอน

ระบบบำบัดแบบสองขั้นตอนมีข้อดีเหนือกว่าระบบหมักแบบขั้นตอนเดียวดังนี้ ( Ghosh, Conrad, and Klass, 1975 )

- ก. ลดระยะเวลาทั้งหมดในการกักเก็บน้ำเสียในระบบ
- ข. สามารถรับอัตราการป้อนสารอินทรีย์ที่สูงขึ้นได้
- ค. สามารถป้อนน้ำเสียเข้าสู่ถังหมักกรดได้อย่างต่อเนื่องได้
- ง. สามารถปรับภาวะภายในถังหมัก ให้เหมาะสมกับแบคทีเรียแต่ละกลุ่มได้
- จ. ช่วยลดขนาดของถังหมัก ซึ่งทำให้ลดค่าใช้จ่ายในการก่อสร้างระบบและการดำเนินงานลงได้
- ฉ. อัตราการย่อยสลายสูงขึ้น ทำให้อัตราการผลิตและปริมาณก๊าซมีเทนในก๊าซผลิตภัณฑ์เพิ่มขึ้นด้วย

ช. ลดปริมาณความร้อนที่ต้องการและเพิ่มประสิทธิภาพในการถ่ายโอนความร้อน ( thermal efficiency )

ซ. ลดปริมาณไนโตรเจนในน้ำเสียที่ออกจากระบบ โดยมีการเกิดปฏิกิริยาการย่อยสลายไนเตรต ( denitrification ) ในอัตราที่สูงในน้ำเสียที่เข้าระบบในถังหมักกรด ( Ghosh and Klass, 1977 )

ฅ. เพิ่มประสิทธิภาพในการย่อยสลายของแข็ง ( solid destruction ) ในถังหมักกรด ( Ghosh et al., 1977 )

ส่วนข้อเสียของระบบบำบัดแบบสองขั้นตอนคือ ต้องอาศัยความชำนาญในการควบคุมดูแลระบบและต้องเพิ่มเครื่องมืออุปกรณ์ต่างๆ ในการตรวจวัด ติดตาม และควบคุมระบบ จึงทำให้ค่าใช้จ่ายในการก่อสร้างระบบไม่แตกต่างจากระบบบำบัดแบบประสิทธิภาพสูงนัก

### 1.3.3 เทคนิคในการแยกออกเป็นสองขั้นตอน

จุดประสงค์ในการแยกออกเป็นวัฏภาคการสร้างกรดอินทรีย์ และวัฏภาคการสร้างก๊าซมีเทน เพื่อให้มีแบคทีเรียกลุ่มสร้างกรดและกลุ่มสร้างมีเทนในปริมาณที่พอเหมาะในถังหมักแต่



ละดัง เพื่อให้ได้อัตราการสร้างกรดและการผลิตก๊าซชีวภาพสูงสุดโดยการควบคุมดังหมักแต่ละดัง แยกจากกัน แต่อย่างไรก็ตามในดังหมักกรดยังมีแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนอยู่และในทางกลับกัน ในดังหมักมีเทนก็ยังคงมีแบคทีเรียกลุ่มสร้างกรดอยู่ด้วย แต่ไม่ได้เป็นแบคทีเรียที่มีบทบาทสำคัญ ในดังหมักกรดและดังหมักมีเทนตามลำดับ

การแยกออกเป็นสองขั้นตอนสามารถทำได้โดย ( Ghosh *et al.*, 1975 )

ก. ใช้เยื่อโอะไลซิส ( dialysis membrane ) โดยที่แบคทีเรียบางชนิดเท่านั้นที่จะสามารถ ผ่านเยื่อไปได้ วิธีนี้เป็นวิธีที่ยุงยากและเยื่อที่ใช้มีราคาแพงจึงไม่เหมาะสมที่จะนำมาใช้

ข. ใช้ตัวยับยั้งที่เหมาะสมสำหรับยับยั้งการเจริญเติบโตของแบคทีเรียแต่ละกลุ่ม ตัว ยับยั้งได้แก่ ออกซิเจน ในเตรต ซัลเฟตหรือโลหะ แต่เนื่องจากการหาตัวยับยั้งและปริมาณการ ใช้ที่เหมาะสมนั้นทำได้ยาก จึงไม่เหมาะสมที่จะนำไปใช้เช่นกัน

ค. ใช้อัตราการป้อนสารอินทรีย์สำหรับดังหมักกรดสูงๆ ซึ่งจะให้มีปริมาณกรดไขมัน ระบายในดังหมักกรดสูง ซึ่งจะมีผลยับยั้งการทำงานของแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนในดังหมักโดย ตรง

ง. การควบคุมทางจลนพลศาสตร์ ( kinetic control ) เป็นการควบคุมการทำงานของดัง หมักที่อัตราการเจือจาง ( dilution rate ) และอัตราส่วนการรีไซเคิล ( recycle ratio ) ซึ่งมักจะใช้ อัตราการเจือจางในดังหมักกรดสูง ( หรือใช้ระยะเวลาในการกักเก็บน้ำเสีย ( HRT ) ในดังหมักต่ำ ) เพื่อทำให้ในดังหมักกรดมีแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนต่ำที่สุด เนื่องจากระยะเวลาในการเพิ่ม ปริมาณของแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนยาวนานกว่าแบคทีเรียกลุ่มสร้างกรด และมีการนำเอา ตะกอนแบคทีเรียจากดังหมักแต่ละดังกลับไปใช้อีก เพื่อช่วยเพิ่มปริมาณแบคทีเรียในดังหมัก

เทคนิคที่เหมาะสมที่สุดคือ การควบคุมอัตราการป้อนสารอินทรีย์ โดยการใช้อัตรา การป้อนสารอินทรีย์ในดังหมักกรดสูง ( HRT ต่ำ ) ส่วนในดังหมักมีเทนให้ใช้อัตราการป้อนสาร อินทรีย์ที่ต่ำกว่าในดังหมักกรด ( HRT ยาวนานกว่า )

#### 1.3.4 ลักษณะการทำงานของระบบ

เนื่องจากความแตกต่างในลักษณะการเจริญ อาหารที่ต้องการ และภาวะในการทำงาน ของแบคทีเรียกลุ่มสร้างกรดและกลุ่มสร้างมีเทน จึงทำให้ต้องมีการแยกปฏิกิริยาการย่อยสลาย ออกเป็น 2 ขั้นตอน โดยในระบบจะประกอบด้วยดังหมักจำนวนสองดังต่อเนื่องกัน โดยในดัง หมักแต่ละดังจะมีการกวนผสมอย่างดีและมีการควบคุมภาวะต่างๆ รวมทั้งอัตราการป้อนสาร อินทรีย์ให้เหมาะสมต่อการเจริญและการทำงานของแบคทีเรียแต่ละกลุ่ม เพื่อให้แบคทีเรียทั้งสอง กลุ่มสามารถทำงานได้ดีขึ้นซึ่งเป็นการเพิ่มประสิทธิภาพของระบบ

**ถังหมักกรด** เกิดปฏิกิริยาในขั้นตอนไฮโดรไลซิสและการสร้างกรดอินทรีย์เป็นสำคัญ ผลิตภัณฑ์ที่ได้ส่วนใหญ่คือกรดไขมันระเหย ซึ่งองค์ประกอบของกรดไขมันระเหยที่ได้นั้นขึ้นกับภาวะในการทำงาน โดยทั่วไปกรดไขมันระเหยที่ได้จากปฏิกิริยาในขั้นตอนการสร้างกรดอินทรีย์ประกอบด้วยกรดอะซิติก กรดโพรพิโอนิกและกรดบิวทิริกเป็นส่วนใหญ่ และมีกรดไขมันระเหยมวลโมเลกุลสูงอื่นๆ อีกเช่น กรดวัลเลอริก ( valeric acid ) และกรดคาร์โปรอิก ( carproic acid ) บ้างเล็กน้อย ในขั้นตอนการสร้างกรดอินทรีย์นั้นจะมีประสิทธิภาพดีก็ต่อเมื่อปฏิกิริยาการสร้างก๊าซมีเทนถูกยับยั้งโดยอัตราการปล่อยสารอินทรีย์สูงๆ และมีระยะเวลาในการกักเก็บสั้น ระยะเวลาการกักเก็บลงจะเป็นผลให้สัดส่วนของกรดไขมันระเหยที่มีมวลโมเลกุลสูงในผลิตภัณฑ์เพิ่มมากขึ้นด้วย ค่าความเป็นกรด-ด่างที่เหมาะสมสำหรับแบคทีเรียกลุ่มสร้างกรดคือ ค่าความเป็นกรด-ด่างประมาณ 5 - 6 และอุณหภูมิที่เหมาะสมจะอยู่ในช่วง 38 - 41 องศาเซลเซียส แต่อย่างไรก็ตามแบคทีเรียกลุ่มสร้างกรดสามารถทนต่อสภาพที่มีค่าความเป็นกรด-ด่างต่ำๆ ได้โดยไม่สูญเสียประสิทธิภาพในการทำงาน

**ถังหมักมีเทน** เกิดปฏิกิริยาในขั้นตอนการสร้างก๊าซมีเทน ซึ่งมีปฏิกิริยาหลัก ๆ อยู่ 2 ปฏิกิริยา คือ ปฏิกิริยาการดึงหมู่คาร์บอกซิลออกจากกรดอินทรีย์ ( decarboxylation ) โดย acetoclastic methanogens ได้ก๊าซมีเทนและก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์เป็นผลิตภัณฑ์ และเกิดจากปฏิกิริยาการรีดิวซ์คาร์บอนไดออกไซด์ด้วยไฮโดรเจนโดย hydrogen-utilizing methanogens ได้ก๊าซมีเทนและน้ำเป็นผลิตภัณฑ์ อัตราการเกิดปฏิกิริยาในขั้นตอนการสร้างมีเทนนั้นช้ากว่าในขั้นตอนไฮโดรไลซิสและการสร้างกรดอินทรีย์มาก ในการทำงานจึงต้องใช้ถังหมักขนาดใหญ่กว่า และมีระยะเวลาในการกักเก็บยาวนานกว่าในถังหมักกรด ปฏิกิริยาต่างๆ ในถังหมักมีเทนสามารถดำเนินไปได้อย่างต่อเนื่อง เนื่องจากผลิตภัณฑ์ส่วนใหญ่เป็นก๊าซซึ่งจะถูกดึงออกจากถังหมักได้ตลอดเวลา สำหรับแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนในถังหมักมีเทนนั้นควรใช้แบคทีเรียหลายชนิดรวมกัน ( mixed culture ) เนื่องจากแบคทีเรียแต่ละชนิดมีข้อจำกัดในการย่อยสลายกรดอินทรีย์ที่แตกต่างกันไป เช่นในกรณีของการย่อยสลายกรดวัลเลอริกนั้น จะต้องใช้แบคทีเรียถึง 3 ชนิดคือ *Mb. suboxydans* สำหรับออกซิไดซ์กรดวัลเลอริกเป็นกรดอะซิติกและกรดโพรพิโอนิก ซึ่งไม่สามารถย่อยสลายต่อได้โดยแบคทีเรียชนิดนี้ และ *Mb. propionicum* ทำหน้าที่ในการเปลี่ยนกรดโพรพิโอนิกเป็นกรดอะซิติก คาร์บอนไดออกไซด์และมีเทน และ *Methanosarcina methanica* ซึ่งทำหน้าที่ในการย่อยสลายกรดอะซิติกเป็นต้น แบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนมีความไวต่อการเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่างมาก ดังนั้นจึงจำเป็นต้องควบคุมค่าความเป็นกรด-ด่างให้อยู่ในช่วงที่เป็นกลางเสมอ ค่าความเป็นกรด-ด่างที่เหมาะสมอยู่ในช่วง 7 - 8 และอุณหภูมิที่เหมาะสม

ประมาณ 35 - 38 องศาเซลเซียส ( Gonenc and Kerestecioglu, 1990 ) นอกจากนั้นการทำงานของแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนยังสามารถถูกยับยั้งได้เมื่อมีการสะสมของกรดไขมันระเหยเป็นปริมาณมาก

นอกจากนี้ Ghosh และ Klass ( 1977 ) ยังได้เสนอแนวทางในการเพิ่มประสิทธิภาพการลดปริมาณสารอินทรีย์และการผลิตก๊าซชีวภาพในระบบสองขั้นตอนไว้ดังนี้

- ก. การย่อยสลายสารอินทรีย์ในสิ่งป้อนในขั้นตอนไฮโดรไลซิสก่อนป้อนเข้าสู่ถังหมักกรด
- ข. การแยกเอาก๊าซที่เกิดขึ้นออกจากระบบตลอดเวลา เพื่อให้เกิดกระบวนการผลิตก๊าซอย่างต่อเนื่อง
- ค. การแยกองค์ประกอบของก๊าซมีเทนและก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ออกจากกัน โดยนำส่วนที่เป็นก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์กลับเข้าสู่ถังหมักมีเทนอีก เพื่อประโยชน์ในการเกิดปฏิกิริยาการสร้างก๊าซมีเทน ( methanation ) และเพื่อการกวนผสมในถังหมัก
- ง. การเอาน้ำที่ผ่านการบำบัดแล้วกลับมารีไซเคิลเข้าสู่ถังหมักกรดอีก เพื่อให้เกิดปฏิกิริยา denitrification และเป็นการลดปริมาณกรดอินทรีย์ในน้ำที่ผ่านการบำบัดด้วย
- จ. การใช้ถังหมักมีเทนมากกว่าหนึ่งถังต่ออนุกรมกัน ซึ่งในแต่ละถังจะเตรียมภาวะที่เหมาะสมสำหรับแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนแต่ละชนิด เนื่องจากข้อจำกัดในการย่อยสลายกรดอินทรีย์ดังกล่าวมาแล้ว เพื่อให้เกิดการย่อยสลายกรดอินทรีย์ได้สมบูรณ์ยิ่งขึ้น

#### 1.4 กระบวนการเกิดตะกอนแบคทีเรียลักษณะเม็ด ( Granulation Process )

ประสิทธิภาพในการลดปริมาณสารอินทรีย์และการผลิตก๊าซชีวภาพขึ้นอยู่กับปริมาณแบคทีเรียในระบบ เมื่อในระบบมีแบคทีเรียในปริมาณสูงก็จะทำให้ประสิทธิภาพของระบบสูงตามไปด้วย ในการทำให้ระบบหมักยูเอเอสบีมีปริมาณแบคทีเรียสูงได้จำเป็นต้องทำให้เกิดเม็ดตะกอนแบคทีเรียในถังหมัก เนื่องจากตะกอนแบคทีเรียชนิดเม็ดมีความถ่วงจำเพาะสูงทำให้จมตัวได้รวดเร็วดีมากทำให้สามารถอยู่ในถังหมักได้นานซึ่งความเร็วในการจมตัว ( settling velocity ) จะขึ้นอยู่กับขนาดของเม็ดตะกอนแบคทีเรียซึ่งโดยทั่วไปจะอยู่ในช่วงระหว่าง 20 - 90 เมตร/ชั่วโมง ( Lettinga, Hulshoff, Grin, de Jong, Roersma, and Ijsperit, 1983 ) ในกรณีที่มีตะกอนแบคทีเรียชนิดเม็ดอยู่แล้ว การเริ่มต้นการทำงานของระบบจะไม่ยุ่งยากมากนัก แต่โดยทั่วไปแล้วมักจะไม่สามารถหาตะกอนแบคทีเรียชนิดเม็ดได้ ดังนั้นการเริ่มต้นเดินระบบจะเริ่มต้นโดยใช้ตะกอนแบคทีเรียจากระบบอื่นซึ่งมีลักษณะเป็นตะกอนเบา ( flocculant ) กระบวนการเปลี่ยนแปลงจากตะกอนเบาเป็นตะกอนเม็ดแบ่งได้เป็น 3 ระยะดังนี้ ( สุเมธ ชวเดช, 2530 )

1. Wash-Out Stage เป็นช่วงแรกของกระบวนการเปลี่ยนแปลง จำเป็นที่จะต้องใช้อัตราการป้อนสารอินทรีย์ต่ำๆ คือน้อยกว่า 2 กิโลกรัมซีโอดี/ลูกบาศก์เมตร-วัน ในช่วงนี้จะมีการสูญเสียตะกอนขนาดเล็กซึ่งเบาออกไปกับน้ำที่ล้นออกจากระบบตลอดเวลา

2. Transition Stage เป็นระยะที่มีอัตราการป้อนสารอินทรีย์เพิ่มสูงขึ้นกว่าในช่วง wash out คือ 2 - 5 กิโลกรัมซีโอดี/ลูกบาศก์เมตร-วัน ในระยะนี้จะมีการสูญเสียตะกอนแขวนลอยสูงมาก เนื่องจากการเพิ่มอัตราการป้อนสารอินทรีย์ทำให้มีอัตราการผลิตก๊าซชีวภาพสูงมาก ฟองก๊าซที่เกิดขึ้นจะเป็นตัวพาตะกอนแบคทีเรียที่เบาออกไปจากระบบ ช่วงนี้เป็นช่วงที่เริ่มเกิดตะกอนแบคทีเรียชนิดเม็ด โดยที่ตะกอนแบคทีเรียที่มีน้ำหนักสูงจะไม่ถูกพัดพาออกจากระบบ และสามารถเจริญเพิ่มปริมาณมากขึ้น ซึ่งผลจากการคัดเลือกนี้จะทำให้บริเวณส่วนตะกอนชั้นล่างเริ่มปรากฏตะกอนแบคทีเรียชนิดเม็ด แต่ข้อสำคัญคือ ต้องไม่ให้อัตราการสูญเสียตะกอนแบคทีเรียชนิดเบาสูงกว่าอัตราการเกิดแบคทีเรียชนิดเม็ด

3. Progression Granulation Stage เป็นระยะที่มีอัตราการป้อนสารอินทรีย์สูงกว่า 3 - 5 กิโลกรัมซีโอดี/ลูกบาศก์เมตร-วัน เป็นช่วงที่มีการเพิ่มขนาดและปริมาณของแบคทีเรียชนิดเม็ดในถังหมัก และเป็นช่วงที่ระบบมีความสามารถรับการเพิ่มของอัตราการป้อนสารอินทรีย์ได้สูงและรวดเร็วขึ้นกว่าระยะอื่นๆ

การเกิดตะกอนแบคทีเรียชนิดเม็ดจะเริ่มจากนิวเคลียสซึ่งมีจำนวนจำกัดในระยะแรกซึ่งนิวเคลียสเหล่านี้ประกอบด้วยสารอินทรีย์และสารอนินทรีย์ที่มีสภาพเฉื่อยทำหน้าที่เป็นตัวยึดเกาะ ( supporting material ) ซึ่งจะทำให้แบคทีเรียมีขนาดใหญ่และมีน้ำหนักมากขึ้นจึงไม่หลุดออกไปจากถังหมัก เมื่อมีตะกอนแบคทีเรียหลุดออกมาจากเมือกหรือกลุ่มตะกอน เนื่องจากถูกรบกวนก็จะทำหน้าที่เป็นนิวเคลียสชุดที่สอง ( secondary nuclei ) ในการเจริญของตะกอนแบคทีเรียชนิดเม็ดต่อไป ซึ่งนิวเคลียสชุดที่สองนี้จะเจริญและสร้างนิวเคลียสชุดที่สามในทำนองเดียวกันนี้ต่อไป ตะกอนแบคทีเรียชนิดเม็ดที่เกิดขึ้นในระยะแรกจะประกอบด้วยกลุ่มตะกอนขนาดใหญ่จับตัวกันหลวมๆ และจะค่อยๆ อัดตัวแน่นเข้า เนื่องจากการเจริญมิได้จำกัดอยู่แต่เฉพาะที่ผิวนอกของกลุ่มตะกอนเท่านั้น แต่ยังเกิดการเจริญภายในด้วย ( Lettinga and Hulshoff, 1991 )

ลักษณะโครงสร้าง ลักษณะพื้นผิวสัมผัส และกิจกรรมของตะกอนแบคทีเรียชนิดเม็ดขึ้นอยู่กับปัจจัยหลายประการได้แก่ ( Kosaric and Blaszczyk, 1990 )

#### 1) อุณหภูมิและค่าความเป็นกรด-ด่าง

ควรจะรักษาไว้ให้อยู่ในช่วงที่เหมาะสมสำหรับแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนคือ อุณหภูมิควรอยู่ในช่วง 32 - 50 องศาเซลเซียส และค่าความเป็นกรด-ด่างควรอยู่ในช่วง 6.5 - 7.5



## 2) องค์ประกอบของน้ำเสีย

น้ำเสียควรจะเป็นของเสียที่ละลายน้ำได้ ( soluble waste ) และมีอัตราการป้อนสารอินทรีย์จำเพาะ ( specific loading rate ) ประมาณ 1 กิโลกรัมซีโอดี ( กิโลกรัมวีเอสเอส )<sup>-1</sup> วัน<sup>-1</sup> ความเข้มข้นของแร่ธาตุต่างๆ จะมีอิทธิพลต่อองค์ประกอบของโครงสร้างและลักษณะพื้นผิวสัมผัสของตะกอนแบคทีเรียชนิดเม็ด เช่นในน้ำเสียที่มีปริมาณแคลเซียมสูงตะกอนแบคทีเรียชนิดเม็ดจะเปลี่ยนสีจากสีดำไปเป็นสีเทาหรือแม้กระทั่งสีขาว ( Orphan, Kosaric, and Blaszczyk, 1989 )

## 3) ภาวะทางอุทกจลนพลศาสตร์ภายในถังหมัก ( Hydrodynamic Conditions )

ภาวะทางอุทกจลนพลศาสตร์มีอิทธิพลต่อเสถียรภาพของเม็ดตะกอนแบคทีเรีย โดยที่อัตราการไหลของของเหลวต่ำ อัตราการป้อนสารอินทรีย์ต่ำๆ ในระบบที่ป้อนสารอินทรีย์แบบต่อเนื่อง จะมีผลทำให้เม็ดตะกอนแบคทีเรียขาดแคลนอาหารและจะเกิดการย่อยสลายเซลล์แบคทีเรียภายในเม็ดตะกอนแบคทีเรียซึ่งอาจจะทำให้เกิดรูกลวง ( hollowing ) ภายในเม็ดตะกอนแบคทีเรียโดยจะมีผลทำให้เม็ดตะกอนแบคทีเรียมีความหนาแน่นน้อยลง ซึ่งจะทำให้เม็ดตะกอนแบคทีเรียลอยขึ้นและหลุดออกจากระบบได้ง่าย ( Kosaric, Blaszczyk, 1990 ) แต่ที่อัตราการไหลของของเหลวสูงๆ ตะกอนอาจจะถูกทำให้แตกสลายและหลุดออกจากถังหมักในรูปของตะกอนเบา

### 1.4.1 ปัจจัยที่ส่งเสริมกระบวนการเกิดตะกอนแบคทีเรียลักษณะเม็ด

#### 1. ตะกอนแบคทีเรียเริ่มต้น ( seed sludge )

โดยหลักการแล้วตะกอนแบคทีเรียเริ่มต้นสามารถนำมาได้จากมูลสัตว์เคี้ยวเอื้อง ตะกอนโคลนแม่น้ำ ( น้ำจืด ) ตะกอนจากบ่อเกรอะ ตะกอนแบคทีเรียจากระบบบำบัดน้ำทิ้งชุมชนที่ผ่านการหมักแล้ว ( digested sludge ) และตะกอนแบคทีเรียส่วนเกินจากระบบบำบัดน้ำเสียอื่นๆ ซึ่งตะกอนแบคทีเรียเริ่มต้นควรมีคุณสมบัติดังนี้

ก. การมีแกนหรือตัวพา ( carrier material ) ที่เหมาะสมเพื่อให้แบคทีเรียเกาะ ซึ่งจำเป็นมากในตอนเริ่มต้นและช่วยกระตุ้นให้เกิดการรวมกลุ่มของแบคทีเรียอีกด้วย

ข. ตะกอนแบคทีเรียที่หนาแน่นมีความเหมาะสมกว่าแบบเจือจาง ซึ่งถึงแม้จะมีจำนวนแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนต่ำกว่าในการใช้เริ่มต้นเดินระบบก็ตาม เนื่องจากตะกอนแบคทีเรียประเภทนี้สามารถถูกกักเก็บไว้ได้นานกว่าตะกอนแบคทีเรียประเภทหนาแน่นน้อยซึ่งจะก่อให้เกิดปัญหาการชะล้างตะกอนออกจากระบบอย่างรวดเร็ว

ค. การเติมตะกอนแบคทีเรียชนิดเม็ดลงไปเล็กน้อยในตะกอนแบคทีเรียเริ่มต้นที่ใส่เข้าไปในระบบเพื่อที่จะช่วยให้เกิดกระบวนการสร้างตะกอนแบคทีเรียชนิดเม็ดได้เร็วขึ้น

## 2. ลักษณะการทำงานของระบบในการบำบัดน้ำเสีย

ควรจะมีการทำให้ตะกอนแบคทีเรียที่เบาหลุดออกจากถังหมักอย่างต่อเนื่องเพื่อรักษาตะกอนส่วนที่หนักเอาไว้และเพื่อช่วยให้เกิดการเจริญเติบโตของแบคทีเรียใหม่ในส่วนของแบคทีเรียที่เหลืออยู่ในถังหมักอีกด้วย ซึ่งมีข้อแนะนำดังต่อไปนี้

ก. ไม่ควรนำเอาตะกอนแบคทีเรียที่เบาซึ่งหลุดออกจากถังหมักไปแล้วกลับมาใช้ใหม่

ข. นำน้ำเสียที่ผ่านออกจากระบบแล้วกลับมารีไซเคิลหรือใช้ในการเจือจางน้ำเสียที่จะป้อนเข้าสู่ระบบที่มีค่า COD สูงกว่า 5,000 มิลลิกรัม/ลิตร

ค. เพิ่มอัตราการป้อนสารอินทรีย์ขึ้นไปเรื่อยๆ ซึ่งมักจะทำหลังจากที่สามารถลดปริมาณสารอินทรีย์ ( COD reduction ) ได้อย่างน้อย 80%

ง. รักษาความเข้มข้นของอะซิเตดให้อยู่ในระดับต่ำกว่า 1,000 มิลลิกรัม/ลิตร

จ. เริ่มต้นเดินระบบด้วยชั้นตะกอนบางคือ 12 - 15 กิโลกรัมวีเอสเอส/ลูกบาศก์เมตร หรือต่ำกว่า 40 กิโลกรัมวีเอสเอส/ลูกบาศก์เมตร

## 3. องค์ประกอบของน้ำเสีย

องค์ประกอบของน้ำเสียที่จะเข้าไปบำบัดในระบบบำบัดแบบยูเอเอสบีมีบทบาทสำคัญในกระบวนการเกิดตะกอนแบคทีเรียลักษณะเม็ด จากการวิจัยพบว่าในน้ำเสียที่มีความเข้มข้นของสารอินทรีย์ต่ำกว่าจะเกิดแบคทีเรียชนิดเม็ดได้เร็วกว่า แต่อย่างไรก็ตามความเข้มข้นของน้ำเสียไม่ควรต่ำเกินไปควรมีปริมาณสารอินทรีย์ที่พอเหมาะสำหรับการเจริญของแบคทีเรีย ซึ่งระดับค่า COD ไม่ควรต่ำกว่า 1,000 มิลลิกรัม/ลิตร ในน้ำเสียที่มีองค์ประกอบส่วนใหญ่เป็นพวกคาร์โบไฮเดรตที่ละลายน้ำจะทำให้เกิดตะกอนแบคทีเรียชนิดเม็ดได้เร็ว นอกจากนี้ในน้ำเสียที่มีกรดไขมันระเหยเป็นองค์ประกอบ น้ำเสียจากโรงงานผลิตยีสต์ โรงงานน้ำตาลที่ผลิตจาก sugar beet และโรงงานแปรงมันสำปะหลังก็สามารถทำให้เกิดตะกอนแบคทีเรียชนิดเม็ดได้ดี สำหรับน้ำเสียที่มีองค์ประกอบส่วนใหญ่เป็นโปรตีนอาจจะก่อปัญหาบ้างในการนำมาบำบัด เนื่องจากปัญหาการเกิดฟองและการตกตะกอนของโปรตีนในภาวะที่ถังหมักมีอัตราการป้อนสารอินทรีย์สูงเกินไปหรือในภาวะที่ถังหมักมีค่าความเป็นกรด-ด่างต่ำ ( ค่าความเป็นกรด-ด่าง < 6 ) แต่ปัญหาที่สำคัญคือการปลดปล่อยสารแอมโมเนียออกมาในขณะที่เกิดปฏิกิริยาการย่อยสลายโปรตีน ซึ่งจะส่งผลให้น้ำเสียประเภทนี้ไม่สามารถป้อนเข้าสู่ระบบยูเอเอสบีในอัตราการป้อนสารอินทรีย์ที่สูงๆ ได้ เนื่องจากความเข้มข้นของแอมโมเนียในโตรเจนประมาณ 1,000 มิลลิกรัม/ลิตร จะยับยั้งการรวมกลุ่มกันและการเกิดตะกอนแบคทีเรียลักษณะเม็ด รวมทั้งเกิดการยับยั้งการ



เจริญของแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทน และทำให้เกิดตะกอนลอยได้ ( bulky sludge ) ( Hulshoff, de Zeeuw, Velzeboer, and Lettinga, 1982 )

น้ำเสียกลุ่มที่ก่อปัญหาในส่วนของกระบวนการเกิดตะกอนแบคทีเรียลักษณะเม็ด คือ น้ำเสียที่มีตะกอนแขวนลอยขนาดเล็กปะปนอยู่สูง เนื่องจากตะกอนแขวนลอยเหล่านี้จะเข้าไปขัดขวางกลไกการสร้างแบคทีเรียลักษณะเม็ด

#### 4. สารอาหารและธาตุประจุ

ธาตุอาหารเสริมหลักที่มีความจำเป็นสำหรับระบบบำบัดน้ำเสียแบบยูเอเอสบี ประกอบด้วยไนโตรเจน ฟอสเฟต และซัลเฟอร์ รวมถึงธาตุอาหารเสริมรองอื่นๆ เช่น เหล็ก นิกเกิล โคบอลท์ จะต้องมีความเพียงพอและอยู่ในรูปที่แบคทีเรียสามารถนำไปใช้ประโยชน์ได้ สำหรับสัดส่วนของสารอินทรีย์ต่อไนโตรเจนและสารอินทรีย์ต่อฟอสเฟตในน้ำเสียต้องมีค่าไม่น้อยกว่า 70 และ 350 ตามลำดับ หนึ่งในกรณีของธาตุอาหารเสริมรองพบว่า ถ้าน้ำเสียมีปริมาณเหล็ก  $5 \mu\text{M}$  นิกเกิล  $0.25 \mu\text{M}$  และโคบอลท์  $0.10 \mu\text{M}$  จะมีส่วนส่งเสริมให้เกิดตะกอนแบคทีเรียลักษณะเม็ดเกิดขึ้นได้อย่างรวดเร็วอย่างมีนัยสำคัญ

สารกลุ่มธาตุประจุซึ่งทำหน้าที่เสมือนเป็นสะพานเชื่อมระหว่างกลุ่มประจุลบบนผิวเซลล์มีความสำคัญอย่างมากในกระบวนการเกิดตะกอนแบคทีเรียลักษณะเม็ด ( Kosaric and Blaszczyk, 1990 ) การรวมกลุ่มกันของตะกอนแบคทีเรียจะถูกกระตุ้นให้เกิดขึ้นเมื่อเพิ่มความเข้มข้นของ  $\text{Fe}^{3+}$   $\text{Al}^{3+}$   $\text{Ba}^{2+}$   $\text{Mg}^{2+}$   $\text{Ca}^{2+}$  ซึ่งแนวโน้มของการเพิ่มกระบวนการเกิดตะกอนแบคทีเรียลักษณะเม็ดนี้จะสัมพันธ์กับการลดลงของประจุลบบนผิวเซลล์ พบว่าสารกลุ่ม divalent cations เช่น  $\text{Ca}^{2+}$  ปริมาณ 40 - 100 มิลลิกรัม/ลิตร จะมีส่วนส่งเสริมให้แบคทีเรียมีคุณสมบัติในการตกตะกอนและการสร้างแบคทีเรียลักษณะเม็ดดีขึ้น แต่ในขณะเดียวกันถ้าความเข้มข้นสูงมากกว่า 400 มิลลิกรัม/ลิตร จะสร้างปัญหาการเกิดการสะสมตัวของคราบหินปูนในเม็ดตะกอนจุลินทรีย์และในระบบ รวมถึงการขัดขวางกระบวนการสร้างแบคทีเรียลักษณะเม็ด ส่วน divalent cations ที่ส่งเสริมการเกิดเม็ดตะกอนแบคทีเรียที่เร็วที่สุดคือ แบเรียม ( $\text{Ba}^{2+}$ ) ในขณะที่อะลูมิเนียม ( trivalent cation ) จะมีผลทำให้เกิดการตกตะกอนเร็วที่สุด ( Kosaric, Mahoney, Varangu, and Cairns, 1987 ) สำหรับกลุ่ม monovalent cations ซึ่งมีสารหลักคือ  $\text{Na}^+$  และ  $\text{NH}_4^+$  โดยธาตุทั้งสองจะมีผลต่อลักษณะสมบัติในการตกตะกอนของแบคทีเรีย โดยที่  $\text{Na}^+$  ความเข้มข้นต่ำจะเป็นธาตุที่มีความจำเป็นสำหรับการเจริญของแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทน ซึ่งความเข้มข้นที่เหมาะสมคือ 350 มิลลิกรัม/ลิตร แต่ในขณะเดียวกันถ้าความเข้มข้นสูงจะมีผลยับยั้งการเจริญของแบคทีเรียกลุ่มดังกล่าว สำหรับในกรณีของ  $\text{NH}_4^+$  จะมีส่วนช่วยทำให้เพิ่มประจุทางไฟฟ้าของเซลล์

แบคทีเรีย ซึ่งจะมีผลทำให้เกิดตะกอนแบคทีเรียลักษณะเม็ด ( Hulshoff *et al.*, 1982 ) แต่ที่ความเข้มข้นมากกว่า 1,000 มิลลิกรัม/ลิตร จะมีผลขัดขวางการสร้างแบคทีเรียลักษณะเม็ด อีออนที่มีน้ำหนักอะตอมสูงจะมีอิทธิพลต่อความหนาแน่นของเม็ดตะกอนแบคทีเรียมากกว่าอีออนที่มีน้ำหนักอะตอมต่ำกว่า ซึ่งจะมีผลไปเพิ่มอัตราการตกตะกอนแบคทีเรียชนิดเม็ด ( Hubbe, 1981)

#### 5. อุณหภูมิ

แบคทีเรียที่สำคัญในการควบคุมให้ระบบทำงานได้อย่างมีประสิทธิภาพคือแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทน ซึ่งจะไวต่อการเปลี่ยนแปลงของอุณหภูมิมาก โดยช่วงอุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการเจริญและการเกิดตะกอนแบคทีเรียลักษณะเม็ดมี 2 ช่วงคือ ช่วงอุณหภูมิปานกลาง ( mesophilic ) ที่อุณหภูมิ 30 - 35 องศาเซลเซียส และช่วงอุณหภูมิสูง ( thermophilic ) ที่อุณหภูมิ 55 องศาเซลเซียส แต่อุณหภูมิในช่วง thermophilic จะช่วยให้กระบวนการเกิดตะกอนแบคทีเรียลักษณะเม็ดเกิดได้เร็วกว่า โดยที่ลักษณะกลไกของกระบวนการทั้ง 2 มีความแตกต่างกันน้อยมาก

#### 6. ค่าความเป็นกรด-ด่าง

ความเป็นกรด-ด่าง ที่เหมาะสมสำหรับแบคทีเรียกลุ่มสร้างมีเทนมีค่าประมาณ 7.0 และช่วงที่ยังไม่เป็นอันตรายจะอยู่ในช่วง 6.5 - 7.5

#### 7. อัตราการป้อนสารอินทรีย์

ตะกอนลักษณะเม็ดจะเริ่มปรากฏเมื่อถึงหมักยูเอเอสบีที่มีอัตราการป้อนสารอินทรีย์มากกว่า 0.6 กิโลกรัมซีไอดี/กิโลกรัมวีเอสเอส/วัน ส่วนการเดินระบบที่อัตราการป้อนสารอินทรีย์ต่ำกว่านี้เป็นระยะเวลาสั้น จะมีผลทำให้ลักษณะสมบัติในการตกตะกอนของแบคทีเรียเลวลงและก่อให้เกิดปัญหาตะกอนแบคทีเรียลอยตัว ซึ่งจะถูกชะล้างออกจากถังหมักในที่สุด

#### 8. สารที่ก่อความเป็นพิษ

สภาพความเป็นพิษที่เกิดกับแบคทีเรียในถังหมักยูเอเอสบีมีสาเหตุส่วนใหญ่มาจากสารกลุ่มโลหะหนัก อัลคาไลน์ ซัลเฟต ซัลไฟด์ คลอโรฟอร์ม ไชยาไนด์ ฟีนอล คลอไรด์ ไนเตรตและออกซิเจน ซึ่งสารเหล่านี้จะต้องหลีกเลี่ยงไม่ให้ปนเปื้อนในน้ำเสียในปริมาณความเข้มข้นที่สูงจนก่อให้เกิดความเป็นพิษ สำหรับกรณีที่ไม่สามารถกำจัดสารเหล่านี้ออกจากน้ำเสียได้ การลดความเป็นพิษของสารเหล่านี้ก็สามารถทำได้โดยการเจือจางน้ำเสีย การหมุนเวียนน้ำเสียที่ผ่านการบำบัดแล้วกลับเข้าระบบ การนำน้ำเสียที่มีสารพิษนี้ผสมกับน้ำเสียประเภทอื่นๆ และ pre - acidification สำหรับในกรณีของซัลเฟตพบว่าในปฏิกิริยาการย่อยสลายจะเกิดก๊าซไฮโดรเจนซัลไฟด์ ซึ่งโดยทั่วไปแล้วจะไม่แตกตัวและมีความเป็นพิษต่อแบคทีเรียสูงมาก ดังนั้น

การควบคุมให้ค่าสัดส่วนของสารอินทรีย์ต่อซัลเฟต ( COD :  $\text{SO}_4^{2-}$  ) ให้สูงมากกว่า 10 กรัม/กรัม เป็นสิ่งจำเป็นอย่างยิ่งเพื่อหลีกเลี่ยงปัญหาการยับยั้งการเจริญของแบคทีเรีย กลิ่นเหม็นและการกัดกร่อน

#### 9. การกวนผสม

ในถังปฏิกริยาย่อยสลายสารอินทรีย์ทางชีวภาพ การผสมผสานระหว่างตะกอนแบคทีเรียและน้ำเสียอย่างทั่วถึงเป็นปัจจัยสำคัญในการก่อให้เกิดการย่อยสลายอย่างสมบูรณ์ นอกจากนั้นในกรณีของถังหมักแบบยูเอเอสบี การกวนยังเป็นการลดปัญหาการลัดวงจร ( shot circuit ) และการเกิด channelling ในส่วนของตะกอนชั้นล่าง ซึ่งเป็นสาเหตุที่ทำให้ระบบมีประสิทธิภาพในการบำบัดลดลง แต่ในขณะเดียวกันการกวนอย่างรุนแรงและต่อเนื่องก็จะมีผลไปทำลายตะกอนแบคทีเรียลักษณะเม็ด ดังนั้นในกรณีนี้ควรมีการใช้เครื่องกวนในช่วงเริ่มต้นเดินระบบเนื่องจากก๊าซที่เกิดขึ้นจากปฏิกริยาการย่อยสลายสารอินทรีย์ยังมีปริมาณน้อยไม่พอเพียงในการทำหน้าที่กวนส่วนของตะกอนชั้นล่าง การกวนควรจะทำเป็นช่วงๆ การกวนนอกจากใช้เครื่องกวนจักรกลแล้ว อาจจะใช้วิธีการเพิ่มอัตราการป้อนสารอินทรีย์ การเพิ่มการรีไซเคิลน้ำที่บำบัดแล้วกลับเข้ามาในระบบ และการหมุนเวียนก๊าซกลับเข้าระบบ

#### 1.4.2 แบคทีเรียที่เกี่ยวข้องในกระบวนการเกิดตะกอนแบคทีเรียลักษณะเม็ด

จุลินทรีย์หลายชนิดมีแนวโน้มที่จะยึดเกาะตัวของมันเองกับพื้นผิวต่างๆ หรือกับจุลินทรีย์ด้วยกันเอง ( Robinson, 1986 ) ปัจจัยต่างๆ ทางด้านสิ่งแวดล้อมจะมีผลทำให้เกิดการเปลี่ยนแปลงทางด้านสรีรวิทยาของแบคทีเรียทำให้แบคทีเรียที่กระจัดกระจายอยู่เกิดการรวมตัวกันเป็นเม็ดตะกอนแบคทีเรีย การรวมตัวกันของแบคทีเรียเป็นตะกอนแบคทีเรียลักษณะเม็ดมีข้อดีเนื่องมาจากการเกิดปฏิกริยาระหว่างเชื้อแบคทีเรียที่รวมกันเป็นตะกอนเม็ด ซึ่งปฏิกริยาต่างๆ ที่เกิดขึ้นได้แก่ ภาวะเกื้อกูล ( commensalism ) ภาวะพึ่งพา ( mutualism ) ภาวะมีปรสิต ( parasitism ) และการแลกเปลี่ยนสารพันธุกรรม ( Kosaric and Blaszczyk, 1990 )

*Methanothrix* และ *Methanosarcina* ( *Methanococcus* ) เป็นเชื้อแบคทีเรียที่สำคัญในการเกิดตะกอนแบคทีเรียลักษณะเม็ด ( van den Berg, 1984 ) โดยที่ *Methanosarcina* สามารถที่จะรวมกลุ่มกันได้แต่ไม่สามารถที่จะยึดเกาะกับพื้นผิวต่างๆ ได้ง่าย ส่วน *Methanothrix* สามารถที่จะยึดเกาะกับพื้นผิวที่เฉื่อย ( inert surface ) และจะทำหน้าที่เป็นตัวตั้งต้นในการเกิดเม็ดตะกอนแบคทีเรีย ( aggregate precursor ) ภายใต้ภาวะของระบบที่มีอะซิเตตความเข้มข้นต่ำ ( Basu and Leclerc, 1975 ) และเมื่อเพิ่มอัตราการป้อนสารอินทรีย์อย่างระมัดระวังเป็นขั้นตอน *Methanothrix*

จะเติบโตมีรูปร่างเป็นแท่ง ( rod ) และจะก่อรูปเป็นตะกอนที่อัดแน่นในที่สุด ซึ่งจะไปยึดเกาะกับพื้นผิวเพื่อที่จะสร้างเม็ดตะกอนแบคทีเรียต่อไป

กลุ่มเซลล์ของ *Methanosarcina* ที่อยู่ในภาวะที่มีอะซิเตตความเข้มข้นสูงจะก่อรูปขึ้นเป็นตะกอนแบคทีเรียลักษณะเม็ด โดยมี *Methanothrix* อยู่ตรงกลางภายใน ซึ่งทฤษฎีนี้สามารถยืนยันได้โดยจากการสังเกตซึ่งพบว่าเม็ดตะกอนแบคทีเรียที่สร้างขึ้นมาใหม่จะมี *Methanothrix* อยู่ตรงกลาง และล้อมรอบด้วย *Methanosarcina* ซึ่งอยู่ด้านนอก เมื่อเม็ดตะกอนแบคทีเรียมีอายุมากขึ้นจะประกอบด้วย *Methanothrix* ซึ่งอัดตัวกันอย่างแน่นหนา แต่ *Methanosarcina* ที่อยู่ด้านนอกจะหายไป ( de Zeeuw, 1987 )

ทฤษฎีทั้งสองดังกล่าวข้างต้นได้พิสูจน์ให้เห็นว่าเม็ดตะกอนแบคทีเรียที่อัดตัวกันอย่างแน่นหนาและมีอายุมากจะประกอบด้วย *Methanothrix* เป็นส่วนมาก

แบคทีเรียชนิดอื่นที่สามารถพบได้ในตะกอนแบคทีเรียลักษณะเม็ดนอกเหนือจาก *Methanothrix* และ *Methanosarcina* แล้วยังมี *Desulfovibrio Propionibacterium Syntrophobacter Methanobrevibacterium* และ *Pelobacter* อีกด้วย ( Dubourguier, Prensier, and Albagnac, 1987 )

ความแตกต่างของสีของเม็ดตะกอนแบคทีเรียสามารถบอกถึงสัญญาณเบื้องต้นเกี่ยวกับการเปลี่ยนแปลงกิจกรรมของเม็ดตะกอนแบคทีเรีย โดยทั่วไปเม็ดตะกอนแบคทีเรียสีดำจะแข็งแรงกว่าเม็ดตะกอนแบคทีเรียสีเทา และเม็ดตะกอนแบคทีเรียสีเทาจะแข็งแรงกว่าเม็ดตะกอนแบคทีเรียสีขาว เม็ดตะกอนแบคทีเรียสีดำจะมีผิวเรียบและมีรูปร่างกลมหรือค่อนข้างกลมแบคทีเรียที่พบส่วนมากเป็นแบคทีเรียชนิดที่เป็นเส้นสาย ( filamentous bacteria ) หรือรูปท่อนโค้ง ( short curved rods ) เม็ดตะกอนแบคทีเรียสีเทาจะมีพื้นผิวที่ไม่เรียบและลักษณะสัมผัสหยาบมากกว่าเม็ดตะกอนแบคทีเรียสีดำ ส่วนเม็ดตะกอนแบคทีเรียสีขาวจะมีพื้นผิวขรุขระมากที่สุดและจะมีรอยแยกที่พื้นผิวซึ่งจะทำให้เม็ดตะกอนแบคทีเรียนี้แตกสลายได้ง่าย การวิเคราะห์ทางเอ็กซ์เรย์ ( X-ray Analysis ) แสดงให้เห็นพื้นที่ 4 บริเวณของเม็ดตะกอนแบคทีเรียซึ่งได้แก่บริเวณผิวนอก เส้นรอบวง บริเวณกึ่งกลางรัศมี และบริเวณแกนกลาง ซึ่งแสดงให้เห็นว่าเม็ดตะกอนแบคทีเรียสีดำจะประกอบด้วยซิลิกอนและอะลูมิเนียมในปริมาณสูงตลอดทั้งเม็ดตะกอนแบคทีเรีย ส่วนเม็ดตะกอนแบคทีเรียสีเทาจะประกอบด้วยซิลิกอนและอะลูมิเนียมในบริเวณแกนกลางในปริมาณเท่าๆ กันกับในเม็ดตะกอนแบคทีเรียสีดำ แต่ความเข้มข้นของธาตุทั้งสองจะลดลงเรื่อยๆ จนกระทั่งถึงบริเวณผิวนอก และเม็ดตะกอนแบคทีเรียสีขาวจะประกอบด้วยซิลิกอนและอะลูมิเนียมในปริมาณที่น้อยมาก ธาตุต่างๆ ที่เป็นองค์ประกอบของเม็ดตะกอนแบคทีเรียสีดำ เทา และขาว ทั้ง 4 บริเวณได้แสดงไว้ในตารางที่ 1.9

ตารางที่ 1.9 สัดส่วนเป็นเปอร์เซ็นต์ของธาตุต่างๆ ในพื้นที่ 4 บริเวณของเม็ดตะกอนแบคทีเรียสีดำ เทาและขาว ในระบบบำบัดแบบไม่ใช้ออกซิเจนโดย EDAX Analysis ( Orphan, Kosaric, and Blaszczyk, 1989 )

Color	Element	Surface	Periphery	$\frac{1}{2}$ Radius	Core
A. Black	Ca	19.76	13.26	19.44	1.83
	Fe	7.95	5.59	7.40	5.75
	Cu	1.75	3.16	2.67	2.81
	S	14.13	19.06	18.53	15.47
	P	19.66	21.45	15.47	15.62
	Si	14.22	13.63	14.08	16.48
	Al	19.62	18.42	19.94	20.61
	K	0.58	1.18	0.58	0.73
	Na	1.57	3.70	1.07	0.48
	Cl	0.76	0.55	0.70	0.22
B. Gray	Ca	18.72	15.31	17.49	18.24
	Fe	6.22	8.04	7.62	5.69
	Cu	4.31	9.06	3.58	3.78
	S	34.87	28.62	18.87	17.47
	P	27.22	19.51	15.90	16.60
	Si	2.39	3.84	13.91	15.35
	Al	1.55	3.80	18.58	19.05
	K	3.56	4.90	2.16	2.56
	Na	0.11	4.70	1.30	0.66
	Cl	1.01	2.22	0.60	0.32
C. White	Ca	12.18	18.39	14.98	n/a
	Fe	3.86	4.60	4.49	n/a
	Cu	6.17	7.97	8.64	n/a
	S	31.17	26.18	35.17	n/a
	P	23.87	23.93	23.39	n/a
	Si	1.89	3.81	1.43	n/a
	Al	1.05	1.07	0.00	n/a
	K	10.94	6.53	6.36	n/a
	Na	7.30	5.12	2.85	n/a
	Cl	1.58	2.42	2.67	n/a



### 1.5 การเริ่มต้นเดินระบบ ( Start - up ) ( สมชาย ดารารัตน์, 2536 )

การเริ่มต้นเดินระบบของถังหมักแบบยูเอเอสบีเป็นขั้นตอนที่มีความสำคัญต่อความสำเร็จในการเดินระบบและเป็นขั้นตอนที่ใช้เวลาค่อนข้างมาก รวมถึงเป็นขั้นตอนที่มีความพิถีพิถันเป็นอย่างมาก การเริ่มต้นเดินระบบจะเป็นขั้นตอนที่เริ่มตั้งแต่การเติมตะกอนแบคทีเรียเริ่มต้นเข้าสู่ระบบจนถึงช่วงที่ตะกอนแบคทีเรียพัฒนาลักษณะสมบัติในการตกตะกอนให้ดีขึ้น หรือจนมีการเปลี่ยนแปลงไปเป็นแบคทีเรียลักษณะเม็ด ซึ่งสามารถจำแนกเป็น 3 ขั้นตอนตามการพัฒนาของแบคทีเรียดังนี้

- การปรับตัวและการเจริญของแบคทีเรียที่ย่อยสลายอะซิเตตและโพรพิโอเนต
- การพัฒนาและเพิ่มจำนวนแบคทีเรียที่มีศักยภาพในการย่อยสลายสารอินทรีย์ได้สูง
- การพัฒนาและเพิ่มจำนวนแบคทีเรียลักษณะเม็ด

ปัจจัยที่มีผลต่อขั้นตอนการเริ่มต้นเดินระบบสามารถจำแนกได้ดังนี้

#### 1. ปริมาณตะกอนแบคทีเรียเริ่มต้น

ปริมาณตะกอนแบคทีเรียเริ่มต้นที่เติมเข้าระบบจะต้องมีปริมาณไม่มากจนก่อให้เกิดปัญหาการชะล้างของตะกอนแบคทีเรียเนื่องจากการยกตัวของตะกอนชั้นล่าง และก็ไม่น้อยจนไม่เพียงพอในการเกิดปฏิกิริยาการย่อยสลายสารอินทรีย์ได้อย่างมีประสิทธิภาพ สำหรับปริมาณตะกอนแบคทีเรียเริ่มต้นจะอยู่ในช่วง 12 - 15 กิโลกรัมวีเอสเอส/ลูกบาศก์เมตร ในกรณีตะกอนที่ผ่านการหมักประเภทความหนาแน่นสูง และ 6 กิโลกรัมวีเอสเอส/ลูกบาศก์เมตร ในกรณีตะกอนที่ผ่านการหมักประเภทความหนาแน่นน้อย

#### 2. ตะกอนแบคทีเรียชะล้างออกจากระบบ

ตะกอนแบคทีเรียที่ถูกชะล้างออกจากระบบจะต้องไม่นำกลับเข้าถังหมักอีกเป็นอันขาด การชะล้างตะกอนแบคทีเรียออกจากถังหมักเกิดขึ้นได้ 2 กรณีคือ

ก. การยกตัวของตะกอนชั้นล่างซึ่งเป็นปัญหาต่อถังหมักมากและจะต้องพยายามให้เกิดการชะล้างตะกอนแบคทีเรียเนื่องจากสาเหตุนี้ให้น้อยที่สุด เนื่องจากในกรณีนี้จะมีผลทำให้ตะกอนแบคทีเรียมีเวลากักเก็บในระบบสั้นและในบางกรณีอาจนำมาซึ่งความล้มเหลวของระบบ

ข. การกัดเซาะของตะกอนชั้นล่าง ( sludge bed erosion ) การชะล้างประเภทนี้จะเป็นการคัดเลือกตะกอนแบคทีเรียที่มีน้ำหนักมากและมีศักยภาพในการย่อยสลายสารอินทรีย์สูง ซึ่งในที่สุดจะนำมาซึ่งกระบวนการเกิดตะกอนแบคทีเรียลักษณะเม็ด



### 3. อัตราการป้อนสารอินทรีย์

ในช่วงการเริ่มต้นเดินระบบ การเพิ่มอัตราการป้อนสารอินทรีย์จะต้องกระทำเป็นขั้นตอน เพื่อไม่ให้เกิดปัญหาการรบกวนภาวะสมดุลของปริมาณแบคทีเรียภายในระบบ สำหรับหลักการในการเพิ่มอัตราการป้อนสารอินทรีย์จะพิจารณาจากประสิทธิภาพในการลดปริมาณสารอินทรีย์คือ ประมาณ 80 % จึงจะสามารถเพิ่มอัตราการป้อนสารอินทรีย์ได้ การเพิ่มอัตราการป้อนสารอินทรีย์อย่างรวดเร็วและไม่มีขั้นตอนจะส่งผลให้ความสามารถในการย่อยสลายสารอินทรีย์ลดลงอย่างมีนัยสำคัญ

การเดินระบบในภาวะที่มีอัตราการป้อนสารอินทรีย์สูงเกินไป ( overloading ) จะส่งผลเสียต่อกระบวนการเกิดตะกอนแบคทีเรียชนิดเม็ด สำหรับเกณฑ์การเริ่มต้นเดินระบบจะเริ่มที่อัตราการป้อนสารอินทรีย์ในช่วง 0.05 - 0.10 กิโลกรัมซีโอดี/กิโลกรัมวีเอสเอส/วัน สำหรับในกรณีของน้ำเสียที่มีสัดส่วนของสารที่ไม่สามารถย่อยสลายทางชีวภาพได้สูง ( COD มีค่าสูงแต่ BOD มีค่าต่ำ ) อัตราการป้อนสารอินทรีย์เริ่มต้นอาจจะเริ่มที่ 0.7 กิโลกรัมซีโอดี/กิโลกรัมวีเอสเอส/วัน

### 4. อัตราการป้อนของเหลว

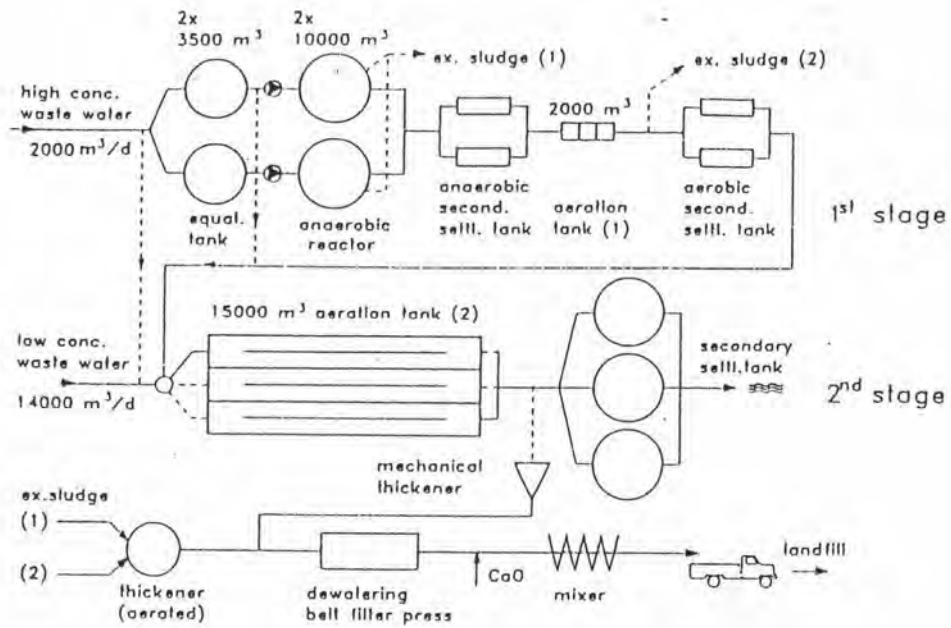
อัตราการไหลเข้าของน้ำเสียในถังหมักแบบยูเอเอสบี มีบทบาทสำคัญในการคัดเลือกแบคทีเรียที่มีน้ำหนักรวมสูงและการชะล้างตะกอนแบคทีเรียที่มีน้ำหนักรวมต่ำซึ่งไม่สามารถพัฒนาไปเป็นตะกอนแบคทีเรียชนิดเม็ด อัตราการไหลเข้าของน้ำเสียที่สูงมากเกินไปจะก่อให้เกิดปัญหาการชะล้างตะกอนแบคทีเรียมากเกินไปให้เกิดผลเสียต่อระบบ ขณะที่อัตราการไหลเข้าของน้ำเสียที่ต่ำเกินไปจะมีผลทำให้กระบวนการคัดเลือกแบคทีเรียที่จะเกิดเป็นตะกอนชนิดเม็ดไม่สามารถเกิดขึ้นได้ เกณฑ์ในการออกแบบการไหลเข้าของน้ำเสียในเทอม surface load มีค่าประมาณ 1.0 ลูกบาศก์เมตร/ตารางเมตร/วัน

#### 1.6 งานวิจัยที่เกี่ยวข้องกับหลักการบำบัดน้ำเสียในกระบวนการผลิตกรดมะนาว

Gonenc และ Kerestecioglu (1990) ได้ทำการทดลองการบำบัดน้ำเสียที่เกิดจากกระบวนการผลิตกรดมะนาวโดยวิธีแอนแอโรบิกคอนแทคชนิดสองขั้นตอน โดยน้ำเสียส่วนใหญ่ได้มาหลังจากขั้นตอนการกรองตะกอนแคลเซียมซีเตรตออกจากน้ำเสีย ซึ่งน้ำเสียนี้จะมีอุณหภูมิสูง ( 45 - 60 องศาเซลเซียส ) มีสารอินทรีย์ในปริมาณสูง ( COD (avg) = 35,000 มิลลิกรัม/ลิตร BOD (avg) = 25,000 มิลลิกรัม/ลิตร ) มีสภาพเป็นกรด ( ค่าความเป็นกรด-ด่าง = 5.5 - 7.0 ) และมีซัลเฟต

(  $\text{SO}_4^{2-} = 1,300$  มิลลิกรัม/ลิตร ) แคลเซียม (  $\text{Ca}^{2+} = 1,000$  มิลลิกรัม/ลิตร ) และไนโตรเจน ( TKN (avg) = 1,800 มิลลิกรัม/ลิตร ) และหลังจากนั้นจะนำไปบำบัดต่อโดยวิธีการบำบัดแบบใช้ออกซิเจน ซึ่งระบบนี้จะประกอบด้วยถังหมักและถังตกตะกอน เชื้อจุลินทรีย์ภายในถังหมักจะถูกทำให้เป็นเม็ดตะกอนจุลินทรีย์ และตะกอนจุลินทรีย์จะอยู่ในสภาพแขวนลอยโดยการกวนด้วยวิธีทางเครื่องกลและการกวนโดยใช้ก๊าซหมุนเวียน ในถังตกตะกอนจะเกิดการแยกชั้นระหว่างตะกอนจุลินทรีย์กับน้ำเสีย โดยที่ตะกอนจุลินทรีย์ที่ตกตะกอนอยู่ที่ก้นถังจะถูกสูบกลับไปยังถังปฏิกรณ์ ส่วนตะกอนส่วนเกินก็จะถูกกำจัดออกไปจากระบบ การแยกออกเป็นสองขั้นตอนและการควบคุมทางจลนพลศาสตร์ถูกนำมาใช้เพื่อออกแบบระบบ ซึ่งจากเทคนิคนี้กระบวนการไฮโดรไลซิส กระบวนการสร้างกรดและกระบวนการสร้างก๊าซมีเทน สามารถควบคุมทางจลนพลศาสตร์ได้โดยการควบคุมระยะเวลาในการกักเก็บน้ำเสียและการรีไซเคิลตะกอนแบคทีเรียในถังหมักแต่ละถัง จากผลการทดลองสามารถสรุปได้ว่าแบคทีเรียกลุ่มสร้างกรดและผลผลิตสุดท้ายของมันจะมีผลต่อการทำงานของระบบทำให้การทำงานของระบบไม่คงที่และอัตราการกำจัดสารอินทรีย์ลดลง และพบว่าอัตราการป้อนสารอินทรีย์ อัตราการป้อนของเหลว สัมประสิทธิ์ของผลผลิต และความเข้มข้นของตะกอนจุลินทรีย์ เป็นปัจจัยสำคัญอย่างมากในการออกแบบระบบและการดำเนินงานของระบบแอนแอโรบิกคอนแทค นอกจากนั้นอุปกรณ์ที่ใช้สำหรับแยกของแข็งและของเหลวออกจากกัน ( solid - liquid separation equipment ) ก็เป็นส่วนที่สำคัญอย่างมากของระบบนี้

Svardal และคณะ ( 1993 ) ได้ทำการบำบัดน้ำเสียที่เกิดจากกระบวนการผลิตกรดมะนาวเพื่อให้ได้น้ำเสียที่บำบัดแล้วมีคุณภาพสูงสุด โดยใช้การบำบัดแบบไม่ใช้ออกซิเจนในขั้นต้นก่อนแล้วจึงทำการบำบัดแบบใช้ออกซิเจนในขั้นตอนต่อไป กรดมะนาวนี้ผลิตขึ้นมาจากกากน้ำตาลของหัวบีท ( beet sugar molasses ) น้ำเสียนี้จะมีอุณหภูมิมากกว่า 40 องศาเซลเซียส และมีปริมาณสารอินทรีย์เข้มข้นสูงมาก คืออยู่ในช่วง 20 ถึง 40 กรัม/ลิตร ถังหมักที่ใช้เป็นแบบ EKV ซึ่งมีเส้นผ่านศูนย์กลาง 36 เมตร สูง 11 เมตร และมีปริมาตรการใช้งานอยู่ในช่วง 10,000 ลูกบาศก์เมตร และออกแบบมาเพื่อสามารถรับปริมาณสารอินทรีย์ได้ 60 ตัน/วัน หรืออัตราการป้อนสารอินทรีย์ 6.0 กิโลกรัมซีไอดี/ลูกบาศก์เมตร-วัน แผนผังของระบบบำบัดน้ำเสียจากโรงงานผลิตกรดมะนาวดังแสดงในรูปที่ 2.4 อุณหภูมิภายในถังหมักมีเทนอยู่ในช่วง 36 - 38 องศาเซลเซียส ซึ่งระบบนี้ประกอบด้วยการทำงาน 4 ขั้นตอน โดยมีกระบวนการทางด้านจุลชีววิทยาที่แตกต่างกัน กล่าวคือ



รูปที่ 1.4 ระบบบำบัดน้ำเสียของโรงงานผลิตกรดมะนาว ( Svardal et al., 1993 )

ก. กระบวนการสร้างกรดอินทรีย์และการย่อยสลายสารอินทรีย์ ซึ่งจะเกิดขึ้นในถังปรับสภาพ ( equalizing tank ) และถังหมักกรด

ข. ถังหมักมีเทน

ค. ระบบตะกอนเร่งในขั้นต้น ซึ่งจะเกิดปฏิกิริยาไนตริฟิเคชัน - ดีไนตริฟิเคชัน ของน้ำเสียที่มีปริมาณสารอินทรีย์สูงๆ

ง. การบำบัดน้ำเสียโดยวิธีใช้อากาศในขั้นตอนสุดท้าย ซึ่งจะรวมทั้งการเกิดปฏิกิริยาไนตริฟิเคชัน - ดีไนตริฟิเคชัน ซึ่งระบบนี้จะมีความสามารถในการรักษาเสถียรภาพของระบบและประสิทธิภาพของระบบให้คงที่ โดยมีค่า แอมโมเนียไนโตรเจน ( $\text{NH}_4\text{-N}$ ) และไนโตรที่ไนโตรเจน ( $\text{NO}_2\text{-N}$ ) ต่ำกว่า 2 มิลลิกรัม/ลิตร ประสิทธิภาพในการกำจัดไนโตรเจนทั้งหมดมากกว่า 80 % และการกำจัด  $\text{BOD}_5$  มากกว่า 99 %

Janosz ( 1993 ) ได้ทำการบำบัดน้ำเสียที่เกิดขึ้นระหว่างกระบวนการผลิตกรดมะนาวจากกากน้ำตาลในระดับห้องปฏิบัติการ โดยใช้ถังหมักแบบตัวกลางกรอง ( Anaerobic Upflow Biofilter ) โดยทำการควบคุมอุณหภูมิให้คงที่ที่ 36 องศาเซลเซียส น้ำเสียที่ได้นี้มาจากการแยกตะกอนแคลเซียมซีเตรตออกจากน้ำหมัก เตรียมน้ำเสียโดยการเจือจางด้วยน้ำประปา

และปรับค่าความเป็นกรด-ด่างให้อยู่ในช่วง 7.0 - 7.5 โดยน้ำเสียที่ได้นี้มีค่า COD เท่ากับ 6,800 - 9,100 มิลลิกรัม/ลิตร และมี BOD<sub>5</sub> เท่ากับ 3,620 - 4,810 มิลลิกรัม/ลิตร ปริมาณไนโตรเจนทั้งหมด 112 - 3,052 มิลลิกรัม/ลิตร ปริมาณแอมโมเนียไนโตรเจน 14-181 มิลลิกรัม/ลิตร ปริมาณฟอสเฟตจะอยู่ในช่วงระหว่าง 42 - 170 มิลลิกรัม/ลิตร และปริมาณซัลเฟตเท่ากับ 140 - 190 มิลลิกรัม/ลิตร การบำบัดน้ำเสียนี้มีประสิทธิภาพสูง กล่าวคือมีประสิทธิภาพในการกำจัด COD และ BOD<sub>5</sub> เท่ากับ 73 % และ 73 % ตามลำดับ ที่อัตราการป้อนสารอินทรีย์เท่ากับ 3.16 กิโลกรัมซีไอดี/ลูกบาศก์เมตร-วัน ซึ่งมีระยะเวลาเก็บน้ำเสียในระบบเท่ากับ 48 ชั่วโมง ประสิทธิภาพในการผลิตก๊าซมีเทนเท่ากับ 0.32 ลูกบาศก์เมตร/กิโลกรัมซีไอดีที่ถูกกำจัด

Germirli และคณะ (1993) ได้ทำการศึกษาผลของการบำบัดน้ำเสียโดยใช้ระบบบำบัดแบบไม่ใช้ออกซิเจนชนิดสองขั้นตอน โดยน้ำเสียที่ได้มาจากกระบวนการผลิตกรดมะนาวจากการหมักกากน้ำตาล ( sugar-beet molasses ) ซึ่งมีค่า COD ที่ละลายน้ำได้เท่ากับ 29,265 มิลลิกรัม/ลิตร และ COD ทั้งหมดเท่ากับ 31,030 มิลลิกรัม/ลิตร มีปริมาณของแข็งแขวนลอย 1,695 มิลลิกรัม/ลิตร ของแข็งแขวนลอยระเหยเท่ากับ 1,515 มิลลิกรัม/ลิตร ค่าความเป็นกรด-ด่าง 6.1 ปริมาณไนโตรเจนที่ละลายน้ำได้เท่ากับ 555 มิลลิกรัม/ลิตร และปริมาณไนโตรเจนทั้งหมดเท่ากับ 700 มิลลิกรัม/ลิตร ซึ่งน้ำเสียนี้จะถูกป้อนเข้าไปในถังหมักกรดที่มีขนาด 700 ลูกบาศก์เมตร ด้วยอัตราการไหล 350 ลูกบาศก์เมตร/วัน ที่อัตราการป้อนสารอินทรีย์ 13.0 กิโลกรัมซีไอดี/ลูกบาศก์เมตร-วัน น้ำเสียที่ออกจากถังหมักกรดจะถูกป้อนเข้าไปในถังหมักมีเทนซึ่งมีปริมาตร 2,100 ลูกบาศก์เมตร แล้วน้ำเสียที่ออกจากถังหมักมีเทนจะเข้าไปในเครื่องแยกตะกอนแบบเฟลท ซึ่งจะทำกรรีไซเคิลตะกอนแบคทีเรียด้วยอัตรา 25 ลูกบาศก์เมตร/ชั่วโมง ซึ่งพบว่าในถังหมักกรดมีประสิทธิภาพในการลดปริมาณสารอินทรีย์ 41.43 % ส่วนในถังหมักมีเทนมีประสิทธิภาพในการลดปริมาณสารอินทรีย์ 40.35 %

### 1.7 มूलเหตุจูงใจในการทำงานวิจัย

เนื่องจากทางสถาบันเทคโนโลยีชีวภาพและวิศวกรรมพันธุศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย ได้ดำเนินงานวิจัยเกี่ยวกับการผลิตกรดมะนาวมาอย่างต่อเนื่องจนถึงขั้นตอนการผลิตในระดับขยายส่วน ซึ่งจากกระบวนการผลิตกรดมะนาวนี้จะมีน้ำเสียเกิดขึ้นในปริมาณมาก และน้ำเสียเหล่านี้จะมีสารอินทรีย์ปนเปื้อนอยู่ในปริมาณสูงมาก ถ้าปล่อยน้ำเสียเหล่านี้ลงสู่แหล่งน้ำธรรมชาติโดยไม่ผ่านการบำบัดเบื้องต้นเสียก่อนก็จะมีผลกระทบต่อสภาพแวดล้อมได้ ดังนั้นเพื่อเป็นการเสริมขั้นตอนเนื่องในการพัฒนาอุตสาหกรรมการผลิตกรดมะนาวให้ครบวงจรต่อไป จึงมีแนวความคิดที่จะบำบัดน้ำเสียที่เกิดจากการหมักกรดมะนาวนี้โดยวิธีการทางชีวภาพด้วยวิธีบำบัดแบบไม่ใช้ออกซิเจน เนื่องจากสามารถลดปริมาณสารอินทรีย์ลงได้อย่างมาก และมีค่าใช้จ่ายในการดำเนินงานต่ำ

### 1.8 วัตถุประสงค์ของงานวิจัย

เพื่อหาองค์ประกอบและสมบัติจำเพาะต่างๆ ของน้ำเสียที่เกิดจากกระบวนการหมักกรดมะนาว รวมทั้งใช้ระบบบำบัดยูเอเอสบีในการบำบัดน้ำเสียชนิดนี้ในระดับห้องทดลอง ตลอดจนแสวงหาและทดสอบภาวะต่างๆ ที่เหมาะสมในการบำบัดน้ำเสียดังกล่าว เพื่อให้ระบบมีประสิทธิภาพในการลดปริมาณสารอินทรีย์และประสิทธิภาพในการผลิตก๊าซชีวภาพสูงที่สุดด้วย ซึ่งข้อมูลต่างๆ ที่ได้รับจากงานวิจัยนี้จะเป็นประโยชน์อย่างมากเพื่อใช้เป็นแนวทางในการออกแบบและดำเนินงานในระดับขยายส่วนต่อไป

### 1.9 ขั้นตอนการดำเนินงานวิจัย

1. วิเคราะห์หาองค์ประกอบและสมบัติจำเพาะต่างๆ ของน้ำเสียที่เกิดจากกระบวนการหมักกรดมะนาว
2. ใช้ระบบบำบัดยูเอเอสบีในการบำบัดน้ำเสียนี้ในระดับห้องทดลอง
3. แสวงหาและทดสอบภาวะต่างๆ ที่เหมาะสมในการบำบัดน้ำเสียดังกล่าว
4. ประเมินเสถียรภาพและประสิทธิภาพในการลดปริมาณสารอินทรีย์และการผลิตก๊าซชีวภาพของระบบ เพื่อหาอัตราการผลิตสารอินทรีย์ที่เหมาะสม