

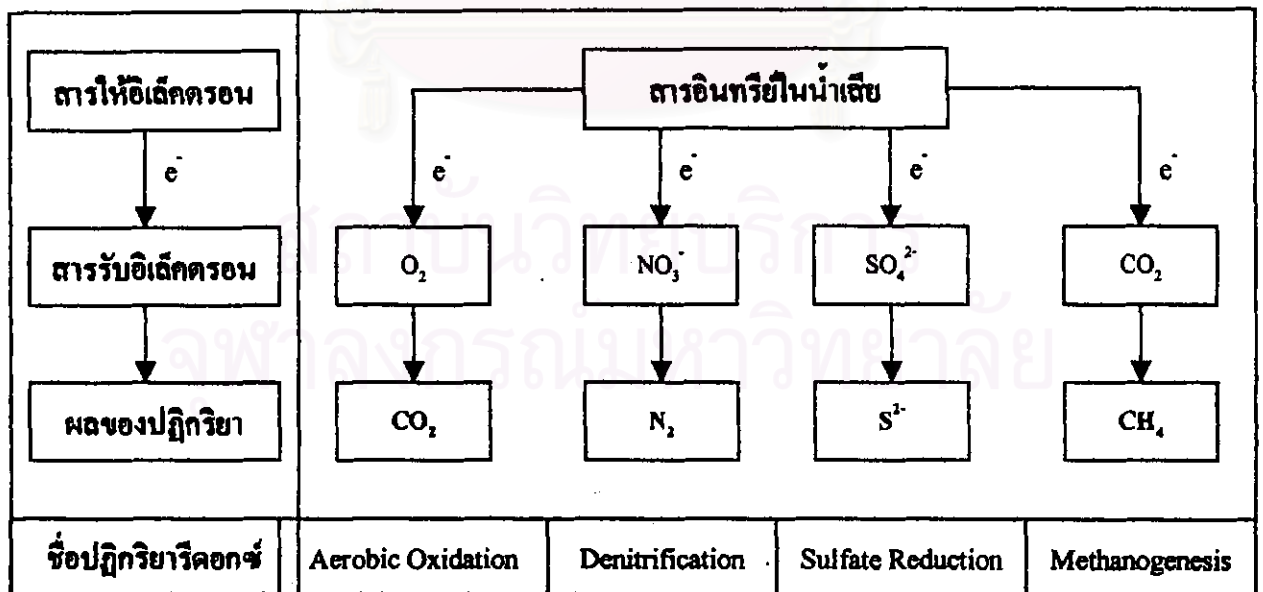
บทที่ 2

ทฤษฎีและแนวความคิด

2.1 กลไกพื้นฐานในการย่อยสลายสารอินทรีย์ในน้ำเสีย

กลไกพื้นฐานในการย่อยสลายสารอินทรีย์ในน้ำเสีย คือ ปฏิกิริยาเคมีที่มีการถ่ายเทอิเล็กตรอน เกิดขึ้นระหว่างตัวให้อิเล็กตรอน (electron donor) และสารรับอิเล็กตรอน (electron acceptor) ซึ่งก็คือ ปฏิกิริยาออกซิเดชัน-รีดักชันหรือรีดอกซ์นั่นเอง

สารให้อิเล็กตรอนในน้ำเสียจะเป็นสารอินทรีย์หรือมลสารในน้ำเสีย ซึ่งเป็นแหล่งคาร์บอนและ พลังงานให้กับจุลินทรีย์ ในขณะที่สารรับอิเล็กตรอนจะมีหลายชนิด และผลของปฏิกิริยาที่เกิดขึ้นเมื่อสาร รับอิเล็กตรอนแตกต่างกันก็จะให้ผลที่แตกต่างกันออกไป ดังนั้นเมื่อพิจารณาที่ชนิดสารรับอิเล็กตรอน ตัวสุดท้ายจะสามารถจำแนกกระบวนการย่อยสลายสารอินทรีย์ต่างๆ ที่เกิดขึ้นได้ ดังรูปที่ 2.1 และตาราง ที่ 2.1 ตัวอย่างเช่น ถ้าสารรับอิเล็กตรอนตัวสุดท้ายเป็นออกซิเจน เรียกว่าการออกซิโดซ์แบบใช้ออกซิเจน (aerobic oxidation) ถ้าใช้สารอินทรีย์เป็นตัวรับอิเล็กตรอนจะเรียกว่าหมัก (fermentation) และถ้าใช้ คาร์บอนไดออกไซด์เป็นตัวรับอิเล็กตรอน เรียกว่า ปฏิกิริยาการผลิตมีเทน (methanogenesis) เป็นต้น



รูปที่ 2.1 ปฏิกิริยารีดอกซ์ในการบำบัดน้ำเสีย (มันสัน ตัณทุลวศม์, 2536)

ตารางที่ 2.1 ปฏิกริยารีดอกซ์ในการบำบัดน้ำเสีย

ลำดับที่	สารรีดิวซ์	ผลของปฏิกิริยาที่เกิดขึ้น	ชื่อของปฏิกิริยา
1	ออกซิเจน	คาร์บอนไดออกไซด์	Aerobic Oxidation
2	ไนเตรต	ไนโตรเจน	Denitrification
3	ซัลเฟต	ซัลไฟด์	Sulfate Reduction
4	คาร์บอนไดออกไซด์	มีเทน	Methanogenesis
5	สารอินทรีย์	สารอินทรีย์ที่มีโมเลกุลเล็กลง	Fermentation

สำหรับในกรณีที่มีสารรีดิวซ์หลายชนิดในน้ำเสียหนึ่งๆ เมื่อพิจารณาเฉพาะปัจจัยทางเทอร์โมไดนามิกส์เป็นหลัก จะสามารถเรียงลำดับปฏิกิริยาตามปริมาณพลังงานที่ได้รับจากมากไปน้อยตามชนิดของสารรีดิวซ์ในกรณีที่ข้อยสลายสารอินทรีย์ชนิดเดียวกันได้ดังนี้ คือ ออกซิเจน, ไนเตรต, ซัลเฟต และคาร์บอนไดออกไซด์ ตามลำดับ และโอกาสจากมากไปน้อยที่ปฏิกิริยาต่างๆ เกิดขึ้นก็จะเป็นไปตามลำดับดังกล่าวด้วยเช่นเดียวกัน อย่างไรก็ตามยังจะต้องพิจารณาปัจจัยด้านอื่น เช่น ปัจจัยทางโคเนติก และปัจจัยทางสภาวะแวดล้อมต่างๆ เช่น ช่วงอุณหภูมิและพีเอชที่เหมาะสมต่อการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์ที่มีบทบาทสำคัญ เป็นต้น และปัจจัยที่สำคัญอื่นๆ จึงจะได้ภาพรวมที่แท้จริงของการเกิดปฏิกิริยาข้อยสลายสารอินทรีย์โดยจุลินทรีย์ในการบำบัดน้ำเสีย โดยปัจจัยทางเทอร์โมไดนามิกส์จะมีประโยชน์ในการใช้เป็นแนวทางที่สำคัญในการพิจารณาโอกาสในการเกิดปฏิกิริยาต่างๆ ในเบื้องต้น

2.2 การข้อยสลายสารอินทรีย์แบบไร้อากาศที่ผลิตมีเทน

ในสภาพความเป็นจริงสำหรับการเกิดปฏิกิริยาต่างๆ ตามชนิดของสารรีดิวซ์ สิ่งที่สำคัญเบื้องต้นคือการมีสารรีดิวซ์ชนิดนั้นๆ อยู่ในน้ำเสียซึ่งจะเกิดการข้อยสลายต่อไปหรือไม่ โดยทั่วไปสำหรับน้ำเสียที่มีความสกปรกสูง การไม่มีการเติมอากาศให้กับน้ำเสียจะเป็นการเปิดโอกาสสำหรับการข้อยสลายแบบใช้ออกซิเจนโดยสมบูรณ์ ในกรณีของไนเตรต และซัลเฟตก็มีลักษณะเช่นเดียวกับกรณีของออกซิเจน นั่นคือถ้าในน้ำเสียที่เกิดขึ้นมีปริมาณของสารดังกล่าวอยู่ต่ำก็จะเป็นการเปิดโอกาสของปฏิกิริยาทั้งสองในการข้อยสลายสารอินทรีย์โดยสมบูรณ์เช่นเดียวกัน ประเด็นหนึ่งที่แตกต่างระหว่างไนเตรต และซัลเฟต ก็คือโดยทั่วไปในน้ำประปาจะมีซัลเฟตอยู่ปริมาณหนึ่งเสมอจากการใช้สารส้มเป็นสารโคแอกกูแลนต์ ดังนั้นในน้ำเสียทั่วไปก็จะพบซัลเฟตได้ไม่ยากนักแต่ก็จะไม่พบในปริมาณสูง ยกเว้นใน

น้ำเสียจากกิจกรรมที่มีการทิ้งซัลเฟตสูง ขณะที่โอกาสที่จะพบไนเตรดในน้ำประปาจะมีน้อยกว่ามาก และจะเป็นในกรณีที่มีไนเตรดอยู่ในน้ำดิบตั้งแต่ต้น ซึ่งก็มักจะหลีกเลี่ยงในการใช้แหล่งน้ำดังกล่าวเป็น แหล่งน้ำดิบ เนื่องจากไนเตรดเป็นอันตรายต่อเด็กทารกแม้มีในปริมาณต่ำก็ตาม สำหรับในน้ำเสียดิบโดยทั่วไปมักจะพบไนโตรเจนที่อยู่ในรูปของ ไนโตรเจนอินทรีย์ และแอมโมเนียไนโตรเจนเท่านั้น โดยในการเปลี่ยนไนโตรเจนทั้งสองรูปดังกล่าวให้ไปอยู่ในรูปไนเตรตจะต้องผ่านน้ำเสียนั้นเข้าสู่ระบบบำบัดน้ำเสียแบบใช้อากาศ และไนเตรตมักจะถูกกำจัดออกจากรูปร่างไนโตรเจนด้วยปฏิกิริยาดีไนตริฟิเคชัน ดังนั้นในแหล่งน้ำทั่วไปจะไม่พบไนเตรตในปริมาณสูง ยกเว้นในน้ำเสียจากกิจกรรมที่มีการทิ้งไนเตรตสูงเช่นเดียวกับกรณีของซัลเฟต ขณะที่กรณีของคาร์บอนไดออกไซด์จะมีความแตกต่างจากสารรับอิเล็กตรอนตัวอื่นที่กล่าวถึงข้างต้น เนื่องจากการทำงานของแบคทีเรียไร้อากาศประเภทต่างๆในขั้นตอนการหมักจะเกิด คาร์บอนไดออกไซด์ออกมาอยู่ตลอดเวลา ซึ่งจะเป็นแหล่งของคาร์บอนไดออกไซด์ที่จะเกิดขึ้นเองภายในน้ำเสียโดยไม่จำเป็นต้องมีการเติมจากแหล่งภายนอก ทำให้กลไกของการย่อยสลายสารอินทรีย์อย่างสมบูรณ์ในสภาวะไร้อากาศโดยทั่วไปมักจะเป็นการย่อยสลายสารอินทรีย์ด้วยปฏิกิริยาการผลิตมีเทน

2.2.1 กลไกการผลิตมีเทน

ภายใต้สภาวะไร้อากาศที่มีปริมาณซัลเฟตหรือไนเตรดเพียงเล็กน้อยหรือไม่มีเลย ขั้นตอนการย่อยสลายในการเปลี่ยนรูปสารอินทรีย์ในน้ำเสียจะเป็นกระบวนการไร้อากาศที่มีผลิตภัณฑ์หลัก คือ ก๊าซมีเทน โดยในกรณีที่สารอินทรีย์อยู่ในรูปสารละลาย ขั้นตอนการย่อยสลายที่สำคัญจะประกอบด้วยขั้นตอนต่างๆ 4 ขั้นตอนดังนี้คือ

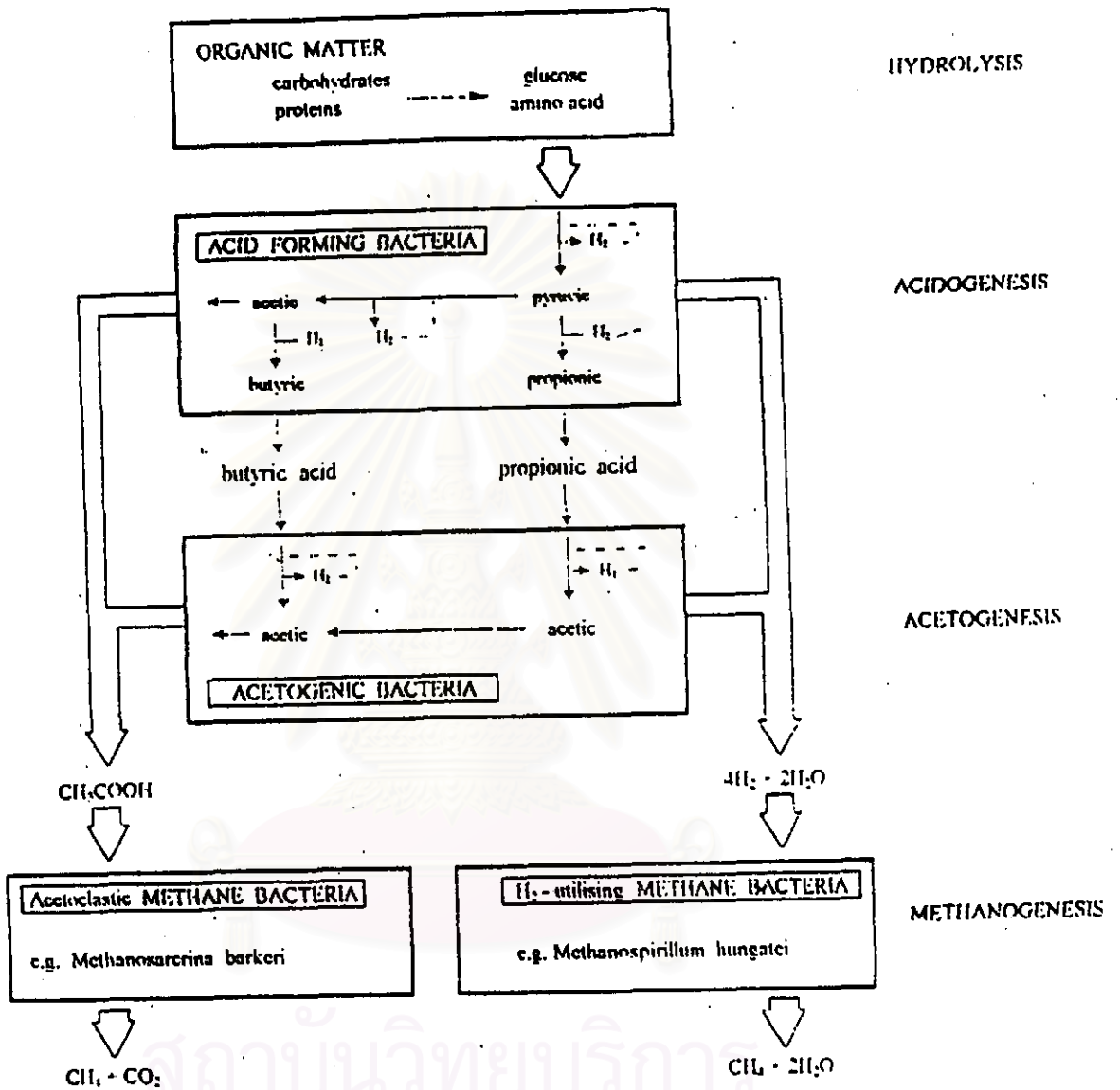
ขั้นที่ 1 ไฮโดรไลซิส (hydrolysis)

ขั้นที่ 2 การสร้างกรดไขมันระเหย (acidogenesis)

ขั้นที่ 3 การสร้างกรดอะซิติก (acetogenesis)

ขั้นที่ 4 การสร้างมีเทน (methanogenesis)

และเกี่ยวข้องกับแบคทีเรีย 3 กลุ่มคือ acidogenic bacteria, acetogenic bacteria และ methanogenic bacteria โดยรูปที่ 2.2 แสดงขั้นตอนการย่อยสลายสารอินทรีย์ละลายในกระบวนการไร้อากาศที่มีผลิตภัณฑ์หลัก คือ ก๊าซมีเทน



รูปที่ 2.2 ขั้นตอนการย่อยสลายสารอินทรีย์ละลายในกระบวนการไร้อากาศ
ที่มีผลิตภัณฑ์หลัก คือ ก๊าซมีเทน (Mosey, 1982)

ขั้นที่ 1 ไฮโดรไลซิส

ปฏิกิริยาไฮโดรไลซิสเป็นขั้นตอนการแตกสารประกอบโมเลกุลใหญ่ เช่น โปรตีน ไขมัน และคาร์โบไฮเดรต เป็นต้น ให้กลายเป็นสารประกอบโมเลกุลเล็ก เช่น น้ำตาล และกรดอะมิโน เป็นต้น จากการทำงานของแบคทีเรียหลายจำพวกซึ่งส่วนใหญ่เป็นพวกแบคทีเรียสร้างกรด โดยแบคทีเรียเหล่านี้ปล่อยเอนไซม์ออกมาภายนอกเซลล์ ซึ่งจะปลดปล่อยงานกระตุ้นเป็นการช่วยให้เกิดปฏิกิริยาได้เร็วขึ้น เอนไซม์เป็น โปรตีนที่มีความเฉพาะเจาะจงต่อปฏิกิริยาและสารที่จะทำปฏิกิริยา ดังนั้นเอนไซม์ที่แบคทีเรียปล่อยออกมาภายนอกเซลล์จึงขึ้นอยู่กับสารอินทรีย์ที่มีอยู่ในน้ำเสีย เช่น แป้งและไกลโคเจนต้องใช้เอนไซม์อะไมเลส (amylase) ไขมันและไขมันใช้เอนไซม์ไลเปส (lipase) และเอสเตอเรส (esterases) โปรตีนต้องใช้เอนไซม์โปรตีเอส (protease) ส่วนกรดอะมิโนและไลซีน (lysine) ต้องใช้เอนไซม์ทริปซิน (trypsin) เป็นต้น การทำงานของเอนไซม์ก็ขึ้นอยู่กับปัจจัยหลายประการ เช่น ความเข้มข้นของสารอินทรีย์ ความเข้มข้นของเอนไซม์ อุณหภูมิ พื้นที่ผิวสัมผัสระหว่างเอนไซม์กับสารอินทรีย์ ดังนั้นการย่อยสลายสารแต่ละชนิดจึงใช้เวลาต่างกัน

ขั้นที่ 2 การสร้างกรดไขมันระเหย

ผลผลิตจากขั้นที่ 1 จะได้เป็นสารประกอบอินทรีย์โมเลกุลเล็ก เช่น กรดอะมิโน น้ำตาลและกรดไขมัน เป็นต้น แล้วแต่ชนิดของสารอินทรีย์เริ่มต้น ผลผลิตดังกล่าวจะถูกแบคทีเรียกลุ่มเดียวกับขั้นที่ 1 คือพวกแบคทีเรียสร้างกรดดูดซึมเข้าไปภายในเซลล์เพื่อใช้เป็นแหล่งคาร์บอนและแหล่งพลังงาน โดยผ่านกระบวนการหมัก (fermentation) ภายในเซลล์และเปลี่ยนเป็นกรดไขมันระเหย เช่น กรดอะซิติก กรดโพรพิ-โอนิก และ กรดบิวทิริก เป็นต้น ผลผลิตที่ได้จะขึ้นอยู่กับ

- ชนิดของสารอินทรีย์ที่ถูกย่อยสลาย
- ความดันพาร์เชียลของไฮโดรเจนในขณะนั้น

เช่น การย่อยสลายน้ำตาลเป็นกรดอะซิติกโดยผ่านวิถีชีวเคมีที่เรียกว่า Emden-Meyerhof pathway ในกรณีที่ความดันพาร์เชียลของไฮโดรเจนสูงและต่ำเป็นไปตามสมการต่อไปนี้

ความดันพาร์เชียลของไฮโดรเจนต่ำ



ความดันพาร์เชียลของไฮโดรเจนสูง

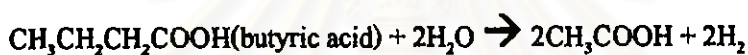
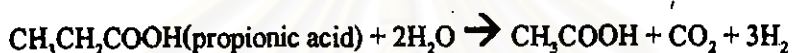




ส่วนกรดไขมันชนิดยาวจะเปลี่ยนเป็นกรดอะซิติกและไฮโดรเจน ภายใต้ความดันพาร์เซียของไฮโดรเจนต่ำ และเปลี่ยนเป็นกรดโพรพิโอนิกและกรดบิวทิริกภายใต้สภาวะความดันพาร์เซียของไฮโดรเจนสูง

ขั้นที่ 3 การสร้างกรดอะซิติก

กรดไขมันระเหยที่ผลิตขึ้นในขั้นที่ 2 จะเป็นอาหารให้แบคทีเรียกลุ่มที่ทำหน้าที่สร้างมีเทนต่อไป แต่เนื่องจากแบคทีเรียที่สร้างมีเทนไม่สามารถใช้กรดไขมันระเหยที่มีคาร์บอนมากกว่า 2 อะตอม เช่น กรดบิวทิริก กรดโพรพิโอนิก เป็นสารอาหารได้ จึงต้องอาศัยแบคทีเรียอะซิโดเจเนติก (แบคทีเรียสร้างอะซิเตดและสามารถสร้างไฮโดรเจนได้) ทำการย่อยกรดไขมันที่มีคาร์บอนอะตอมมากกว่า 2 อะตอมให้กลายเป็นกรดอะซิติก ดังสมการข้างล่าง จึงจะทำให้แบคทีเรียสร้างมีเทนนำไปใช้ได้



โดยกระบวนการนี้จะเกิดขึ้นภายใต้สภาวะความดันพาร์เซียของไฮโดรเจนมีค่าต่ำเท่านั้น กรดไขมันระเหยไม่สามารถย่อยสลายกลายเป็นกรดอะซิติกได้สภาวะที่มีไฮโดรเจนมีความดันพาร์เซียสูง และแบคทีเรียประเภทนี้จะมีส่วนช่วยไม่ให้เกิดการสะสมตัวของกรดบิวทิริก และกรดโพรพิโอนิกในถังปฏิกรณ์ซึ่งเป็นเหตุให้พีเอชลดต่ำลงจนยับยั้งแบคทีเรียสร้างมีเทนได้

ขั้นที่ 4 การสร้างมีเทน

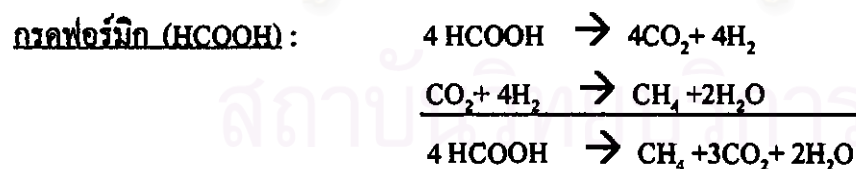
ขั้นตอนการสร้างมีเทนเป็นขั้นตอนสุดท้ายที่มีความสำคัญในการเปลี่ยนความสกปรกในรูปสารอินทรีย์ละลายและก๊าซไฮโดรเจนให้เปลี่ยนรูปไปอยู่ในรูปก๊าซมีเทน และคาร์บอนไดออกไซด์โดยบทบาทของแบคทีเรียผลิตมีเทน (Methane Producing Bacteria, MPB หรือ Methanogen) จากปฏิกิริยาการสร้างมีเทนซึ่งเป็นปฏิกิริยาไร้ออกซิเจนชนิดเค็ชขาด (obligate anaerobic reaction) ที่มีความเฉพาะเจาะจงในชนิดสารอาหารที่จะสามารถนำมาใช้ได้ โดยแสดงชนิดสารอาหารในตารางที่ 2.2

ตารางที่ 2.2 กลุ่มสารอาหารที่ใช้ในปฏิกิริยาการสร้างมีเทน (Brock, Madigan และ Hall, 1988)

กลุ่มสารอาหาร	สารอาหาร
1. กลุ่มคาร์บอนไดออกไซด์ (CO ₂ - type substrates)	คาร์บอนไดออกไซด์ (CO ₂) กรดฟอร์มิก (HCOOH) คาร์บอนมอนอกไซด์ (CO)
2. กลุ่มสารประกอบที่มีกลุ่มเมทิล (-CH ₃) (Methyl substrates)	เมทานอล (CH ₃ OH) เมทิลทามีน (CH ₃ NH ₃ ⁺) โดเมทิลทามีน ((CH ₃) ₂ NH ₃ ⁺) ไตรเมทิลทามีน ((CH ₃) ₃ NH ₃ ⁺)
3. กรดอะซิติก (Acetoclastic substrate)	กรดอะซิติก (CH ₃ COOH)

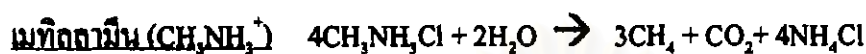
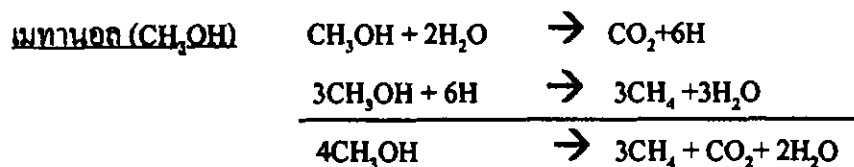
โดยปฏิกิริยาสร้างมีเทนจากกลุ่มสารอาหารจากตารางที่ 2.2 เป็นดังนี้

1. กลุ่มคาร์บอนไดออกไซด์ (CO₂ - type substrates) :



สำหรับปฏิกิริยาสร้างมีเทนที่เกิดจากสารอาหารกลุ่มคาร์บอนไดออกไซด์นี้ ส่วนใหญ่จะมีก๊าซไฮโดรเจนเป็นสารให้อิเล็กตรอน ดังนั้นจึงเรียกปฏิกิริยานี้ว่า hydrogenotrophic reactions และเรียกแบคทีเรียที่ใช้สารอาหารกลุ่มนี้ว่า hydrogenotrophic methanogens หรือ hydrogen utilizers โดยประมาณว่าร้อยละ 30 ของก๊าซมีเทนที่ถูกสร้างขึ้นจะได้อันทาง hydrogenotrophic reactions

2. กลุ่มสารประกอบที่มีกลุ่มเมทิล (-CH₃) (Methyl substrates)



ก๊าซมีเทนที่ได้จากสารอาหารประเภทนี้จะสร้างจากกลุ่มเมทิลในสารอาหาร ปฏิกิริยาเหล่านี้บางโมเลกุลของสารตั้งต้นจะเป็นสารให้อิเล็กตรอน และถูกออกซิไดซ์เป็นคาร์บอนไดออกไซด์ ขณะที่บางโมเลกุลจะถูกรีดิวซ์และใช้เป็นสารรับอิเล็กตรอน

3. กรดอะซิติก (Acetoclastic substrate)



ก๊าซมีเทนจากสารอาหารประเภทนี้จะสร้างจากกลุ่มเมทิลในโมเลกุลของกรดอะซิติกเช่นกัน ปฏิกิริยาที่เกิดขึ้นนี้เรียกว่า acetoclastic reaction เป็นการแยก (cleavage) กรดอะซิติกเป็นก๊าซมีเทน และคาร์บอนไดออกไซด์ซึ่งจะผลิตมีเทนในระบบถึงร้อยละ 70 ของมีเทนที่ได้ทั้งหมด โดยเรียกแบคทีเรียที่ใช้กรดอะซิติกเป็นสารอาหารว่า acetoclastic methanogens โดยมี 2 genera ที่สำคัญ คือ *Methanosarcina* และ *Methanotrix*

2.2.2 แบคทีเรียที่เกี่ยวข้องกับระบบไร้อากาศที่ผลิตก๊าซมีเทน

2.2.2.1 แบคทีเรียสร้างกรด (Acidogenic Bacteria)

ในขั้นตอนการสร้างกรดของกระบวนการไร้ออกซิเจน กรดจะผลิตขึ้นโดยแบคทีเรียทั้งพวก obligate anaerobes และ facultative โดยส่วนใหญ่จะผลิตขึ้นด้วยแบคทีเรียพวกแรกมากกว่าเพราะมีจำนวนมากกว่า แบคทีเรียในหลายๆ สปีชีส์ของ *Pseudomonas*, *Flavobacterium* *Alcaligenes*,

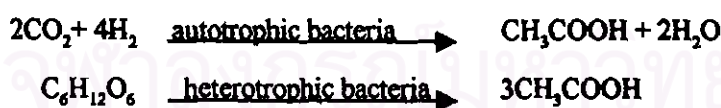
Escherichia และ *Aerobacter* เป็นต้น เป็นพวกที่สร้างกรด โดยแบคทีเรีย obligate anaerobes ที่มีบทบาทสำคัญในการสร้างกรดก็คือกลุ่ม *Clostridium* เมตาบอลิซึมของแบคทีเรียกลุ่มนี้มีหลายแบบจึงสามารถใช้สารอาหารทั้งที่เป็นพวก โพลีแซคคาไรด์ และ โปรตีนได้ ผลปฏิกิริยาที่ได้จึงมีหลายแบบต่างๆ กันออกไป เช่น กรดบิวทิริก, กรดอะซิติก, ก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์, ก๊าซไฮโดรเจน, เมทานอล, บิวทานอล และ อะซิโตน เป็นต้น นอกจากนี้ยังมีแบคทีเรียในกลุ่ม *Propionibacterium* ที่ผลิตกรดโพรพิโอนิก และกรดอะซิติกจากกรดแกลคติก (Fenchel, 1995 และ Medigan, 1997)

2.2.2.2 แบคทีเรียสร้างกรดอะซิติก (Acetogenic Bacteria)

เมื่อผลผลิตจากแบคทีเรียสร้างกรดยังเป็นสารที่แบคทีเรียสร้างมีเทนยังไม่สามารถใช้เป็นสารอาหารได้ ซึ่งต้องถูกเปลี่ยนให้เป็นสารโมเลกุลอย่างง่ายก่อน แบคทีเรียสร้างมีเทนจึงจะสามารถนำไปใช้ได้ ซึ่งแบคทีเรียที่สามารถเปลี่ยนกรดไขมันระเหยที่มีโมเลกุลขนาดใหญ่ให้กลายเป็นกรดอะซิติก, ก๊าซไฮโดรเจนและก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ได้นั้น สามารถแบ่งได้เป็น 2 ชนิดดังนี้

1) Homoacetogenic Bacteria

เป็นแบคทีเรียที่ใช้ก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์เป็นสารรับอิเล็กตรอน และผลิตกรดอะซิติกขึ้นมา (เป็นปฏิกิริยาการหายใจแบบไร้อากาศ) ผ่านวิถีที่เรียกว่า acetyl-CoA pathway แบคทีเรียชนิดนี้ เช่น *Acetobacterium woodii* และ *Clostridium aceticum* สามารถเจริญเติบโตทั้งในแบบออโตโทรฟิก (autotrophic) คือใช้ก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์เป็นสารรับอิเล็กตรอนและแหล่งคาร์บอน และใช้ก๊าซไฮโดรเจนเป็นสารให้อิเล็กตรอน เพื่อเปลี่ยนเป็นกรดอะซิติก อีกทั้งเจริญเติบโตเป็นแบบเฮเทอโรโทรฟิก (heterotrophic) ก็ได้ โดยการหมักน้ำตาลดั่งสมการข้างล่าง



2) H_2 - producing Acetogenic Bacteria

แบคทีเรียชนิดนี้จะใช้กรดไขมันระเหย (ที่ไม่ใช่กรดอะซิติก) หรือใช้แอลกอฮอล์เป็นสารอาหารแล้วสร้างกรดอะซิติกและก๊าซไฮโดรเจนขึ้นมา ซึ่งเป็นสารอาหารที่สำคัญของแบคทีเรียสร้าง

มีเทน ดังนั้นแบคทีเรียชนิดนี้จึงมีบทบาทสำคัญเพราะเป็นตัวเชื่อมระหว่างแบคทีเรียสร้างกรดกับแบคทีเรียสร้างมีเทน แบคทีเรียประเภทสร้างไฮโดรเจนนี้ จะไม่ทำให้เกิดการสะสมของกรดอินทรีย์ซึ่งอาจทำให้พืชในระบบลดลงได้จนเป็นอันตรายต่อแบคทีเรียสร้างมีเทน ส่วนไฮโดรเจนที่สร้างขึ้นมาหากมีการสะสมตัวอยู่ในระบบจะเป็นพิษต่อแบคทีเรียที่สร้างมันขึ้นมา อย่างไรก็ตามแบคทีเรียสร้างมีเทนสามารถใช้ไฮโดรเจนในการสร้างมีเทนได้ ดังนั้นจะเห็นได้ว่าการอยู่ร่วมกันระหว่างแบคทีเรียที่สร้างกรดและสร้างมีเทนให้ประโยชน์ซึ่งกันและกัน คือแบคทีเรียสร้างกรดสร้างอาหารให้แก่แบคทีเรียสร้างมีเทน ส่วนแบคทีเรียสร้างมีเทนก็ช่วยทำลายก๊าซไฮโดรเจนให้กับแบคทีเรียสร้างกรด

แบคทีเรียชนิดนี้จะอยู่ในกลุ่ม *Syntrophomonas* และกลุ่ม *Syntrophobacter* โดยแบคทีเรีย *Syntrophomonas wolfei* จะย่อยกรดไขมันระเหยที่มีคาร์บอนตั้งแต่ 4 ถึง 8 อะตอม ให้กลายเป็นกรดอะซิติก, ก๊าซไฮโดรเจนและก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ ส่วนแบคทีเรีย *Syntrophobacter wolinii* จะย่อยกรดโพธิโอ-นิกให้กลายเป็นกรดอะซิติก, ก๊าซไฮโดรเจนและก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์

2.2.2.3 แบคทีเรียสร้างมีเทน (Methanogenic Bacteria)

ในขั้นตอนการสร้างมีเทน แบคทีเรียที่ผลิตก๊าซมีเทนจะเป็นแบคทีเรียกลุ่มเล็กๆ ของพวก obligate anaerobes ซึ่งไม่อาจทนต่อออกซิเจนได้แม้มีปริมาณเพียงเล็กน้อย แบคทีเรียพวกนี้จะเจริญเติบโตช้าและเลือกชนิดของอาหารมาก โดยส่วนใหญ่จะใช้กรดอะซิติกเป็นสารอาหารในการสร้างมีเทนมากที่สุด เมื่อแบคทีเรียสร้างมีเทนมีความจำเพาะต่อการใช้สารอาหารไม่กี่ชนิด (ตารางที่ 2.2) แต่แบคทีเรียสร้างกรดสามารถสร้างกรดอินทรีย์ได้หลายชนิด ทำให้แบคทีเรียสร้างไฮโดรเจนมีส่วนสำคัญดังที่กล่าวไปแล้วข้างต้นการเจริญเติบโตของแบคทีเรียสร้างมีเทนบางชนิดต้องการวิตามิน ซึ่งได้แก่ วิตามินบี 12, แพนโททินิกแอ-ซิด, โทอามิน, ไบโอดีน และพาราอิมิโนเบนโซเอต แบคทีเรียสร้างมีเทนทุกชนิดใช้แอมโมเนียมไอออน(NH_4^+)เป็นแหล่งไนโตรเจน นอกจากนี้ยังต้องการธาตุอาหารเสริมสร้าง (trace element) ในปริมาณเพียงเล็กน้อยแต่ถ้าขาดจะมีผลเสียต่อการเจริญเติบโตที่สำคัญ คือ นิกเกิล, เหล็ก และ โคบอลต์ (Brock, Madigan และ Hall, 1988)

แบคทีเรียสร้างมีเทนหลายชนิด ได้ถูกค้นพบและสามารถเพาะแยกเชื้อได้ การศึกษาทั้งทางกายภาพและระดับโมเลกุล ทำให้สามารถแยกแบคทีเรียชนิดนี้ได้เป็น 7 กลุ่ม รวมทั้งสิ้น 17 จีนัส (genus) รูปร่างของแบคทีเรียชนิดนี้มีทั้งที่เป็นแท่ง(ทั้ง short rods และ long rods), ทรงกลม(cocci)ที่มีการจัดรูปแบบแตกต่างกัน หรือเป็น plate-shaped รวมทั้งที่เป็นเส้นใย (filamentous) การติดสีมีทั้งแกรมลบ และแกรมบวก ดังแสดงในตารางที่ 2.3

ตารางที่ 2.3 ตัวอย่างแบคทีเรียสร้างมีเทน และสารอาหารที่ใช้ (Medigan และคณะ, 1997)

Genus	Morphology	Gram reaction	Number of species	Substrates for methanogenesis
Group I				
<i>Methanobacterium</i>	Long rods	+or-	8	H ₂ +CO ₂ , formate
<i>Methanobrevibacter</i>	Short rods	+	3	H ₂ +CO ₂ , formate
<i>Methanosphaera</i>	Cocci	+	1	Methanol + H ₂ (both needed)
Group II				
<i>Methanothermobacter</i>	Rods	+	2	H ₂ +CO ₂ ; can also reduce S ⁰
Group III				
<i>Methanococcus</i>	Irregular cocci	-	5	H ₂ +CO ₂ , pyruvate + CO ₂ , formate
Group IV				
<i>Methanomicrobium</i>	Short rods	-	2	H ₂ +CO ₂ , formate
<i>Methanogenium</i>	Irregular cocci	-	3	H ₂ +CO ₂ , formate
<i>Methanospirillum</i>	Spirilla	-	1	H ₂ +CO ₂ , formate
<i>Methanoplanus</i>	Plate-shaped cells occurring as thin plates with sharp edges	-	2	H ₂ +CO ₂ , formate
Group V				
<i>Methanosarcina</i>	Large irregular cocci in packets	+	6	H ₂ +CO ₂ , methanol, methylamines, acetate
<i>Methanobolus</i>	Irregular cocci in aggregates	-	5	Methanol, Methylamines
<i>Methanoculleus</i>	Irregular cocci	-	4	H ₂ +CO ₂ , alcohols, formate
<i>Methanohalobium</i>	Irregular cocci	-	1	Methanol, methylamines; halophilic
<i>Methanococcoides</i>	Irregular cocci	-	2	Methanol, methylamines
<i>Methanohalophilus</i>	Irregular cocci	-	3	Methanol, methylamines, methyl sulfides; halophile
<i>Methanothermobacter</i> (<i>Methanosarcina</i>)	Long rods to filaments	-	3	Acetate
Group VI				
<i>Methanopyrus</i>	Rods in chains	+	1	H ₂ +CO ₂ ; hyperthermophile, growth at 110°C
Group VII				
<i>Methanopusculum</i>	Irregular cocci	-	3	H ₂ +CO ₂ , formate, alcohols

2.3 ระบบยูเอเอสบี (Upflow Anaerobic Sludge Blanket: UASB)

2.3.1 ความเป็นมาของระบบยูเอเอสบี

เนื่องจากปัญหาการขาดแคลนพลังงานที่ทวีความรุนแรงขึ้น ทำให้มีความพยายามในการคิดค้นระบบบำบัดน้ำเสียแบบใหม่ๆ มาทดแทนหรือลดค่าใช้จ่ายของระบบบำบัดน้ำเสียแบบใช้ออกซิเจน ซึ่งต้องใช้พลังงานสูงในการเติมอากาศและภาระในการทิ้งสลัดจ์ส่วนเกิน ระบบใหม่ที่จะนำมาทดแทนจึงต้องเป็นระบบที่ประหยัดค่าใช้จ่ายในการลงทุน การเดินระบบและการดูแลรักษาทำให้นักวิทยาศาสตร์และวิศวกรกลับมาให้ความสนใจกับระบบไร้อากาศอีกครั้ง หลังจากถูกละเลยไม่ได้รับความนิยมนำมาใช้เนื่องจากประสบปัญหาอยู่หลายประการ

- ต้องใช้เวลากักน้ำมากทำให้ระบบมักมีขนาดใหญ่ เช่น บ่อ ไร้ออกซิเจน (anaerobic pond)
- ระบบไม่มีเสถียรภาพในการทำงาน เนื่องจากขาดความรู้ที่ถูกต้องในการควบคุมระบบ
- ตะกอนจุลินทรีย์มักจะถูกออกไปกับน้ำทิ้งจากระบบทำให้น้ำทิ้งมีคุณภาพต่ำ ขณะเดียวกันเมื่อไม่สามารถเก็บกักตะกอนจุลินทรีย์ได้ดี ทำให้ปริมาณตะกอนจุลินทรีย์ซึ่งเป็นหัวใจของการบำบัดทางชีวภาพ มีน้อย ผลก็คือ เป็นการยากที่จะให้ระบบทำงานได้ดีประสิทธิภาพสูง

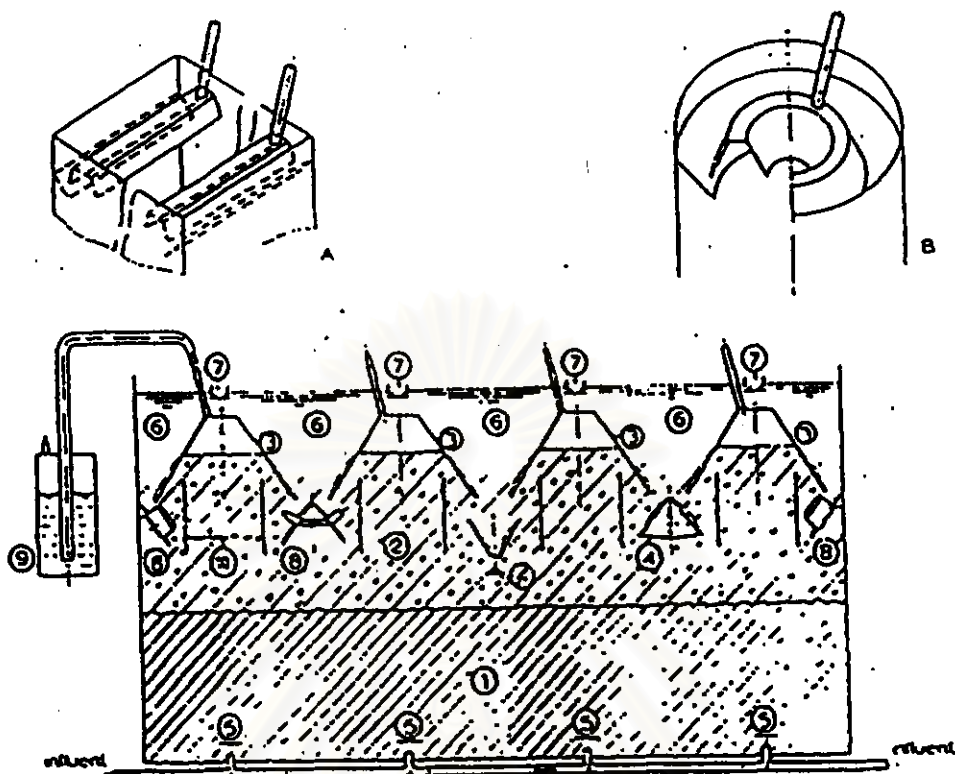
จากปัญหาเหล่านี้ทำให้มีความพยายามที่จะพัฒนาแก้ไขปัญหาดังกล่าวของกระบวนการไร้อากาศกันอย่างกว้างขวาง ก่อให้เกิดระบบบำบัดน้ำเสียแบบไร้ออกซิเจนในรูปแบบต่างๆหลายชนิด แต่ก็ยังไม่ได้ระบบที่มีประสิทธิภาพสูง จนสามารถเปลี่ยนแปลงทัศนคติด้านลบของระบบไร้อากาศตามที่กล่าวข้างต้นได้ จนกระทั่งในช่วง ค.ศ. 1972 Dr. Lettinga (Mosey, 1982) ได้ทำการทดลองศึกษาการย่อยแบบไร้อากาศของน้ำเสียจากโรงงานน้ำตาล beet sugar แห่งหนึ่งในประเทศฮอลแลนด์ โดยเริ่มแรกเป็นการศึกษาโดยใช้ถังกรองไร้อากาศ (anaerobic filter) แต่ต่อมาได้มีการปรับปรุงพัฒนาอุปกรณ์ให้สามารถแยกน้ำเสีย ตะกอนแบคทีเรีย และก๊าซชีวภาพ ออกจากกันได้ทั้ง 3 สถานะ หลังจากนั้น Lettinga และคณะ (1980) (อ้างถึงใน พิศพงษ์ ทิพยากร, 2530) จึงได้ตั้งชื่อกระบวนการนี้ว่า Upflow Anaerobic Sludge Blanket ; UASB และยังสามารถเลี้ยงให้เชื้อแบคทีเรียในระบบมีลักษณะเป็นเม็ดหรือ เม็ด (granular or pellet)

ปัจจุบันระบบยูเอเอสบีได้รับความสนใจและยอมรับอย่างกว้างขวาง มีการติดตั้งระบบยูเอเอสบีเพิ่มจำนวนขึ้นอย่างต่อเนื่องทั่วโลก โดยนำมาใช้สำหรับการบำบัดทางชีวภาพขั้นต้น เพื่อลดภาระบรรทุกสารอินทรีย์ให้กับระบบใช้ออกซิเจนที่อยู่ตามมา

2.3.2 ลักษณะและการทำงานของระบบยูเอเอสบี

ลักษณะทั่วไปของถังปฏิกรณ์ยูเอเอสบีเป็นถังปฏิกิริยาที่เหลี่ยมหรือรูปทรงกระบอกก็ได้ โดยถังยูเอเอสบีจะประกอบด้วยส่วนสำคัญ 2 ส่วนคือ ส่วนที่เป็นถังปฏิกรณ์พร้อมด้วยระบบกระจายน้ำเสีย และส่วนตกตะกอนและแยกก๊าซบริเวณด้านบน ดังแสดงในรูปที่ 2.3 โดยมีลักษณะการทำงานดังนี้

- 1) สำหรับส่วนที่เป็นถังปฏิกรณ์ การป้อนน้ำเสียเข้าทางด้านล่างผ่านระบบการกระจายน้ำเสียเข้าอย่างทั่วหน้าตัดถึง การไหลของน้ำเสียในถังเป็นการไหลจากด้านล่างขึ้นด้านบน
- 2) มีการเลี้ยงเชื้อแบบ ไร้ออกซิเจนให้เกิดเป็นชั้นสแต็คซ์ที่มีความหนาแน่น โดยเชื้อในชั้นสแต็คซ์จะรวมกันเป็นเม็ดหรือเกล็ด (granule or pellet)
- 3) เชื้อที่มีความหนาแน่นสูงจะจมตัวอยู่ด้านล่าง โดยมีการเรียงตัวจากขนาดใหญ่ขึ้นไปหาเล็กเหมือนชั้นทรายกรองเป็นชั้นตะกอนล่าง (sludge bed) ส่วนกลุ่มที่มีความหนาแน่นต่ำและมีความเร็วในการจมตัวต่ำกว่า จะถูกฟองก๊าซที่ผุดขึ้นมาและการไหลของน้ำที่เข้ามาจากทางด้านล่างดึง กวนขึ้นมาเป็นชั้นตะกอนแขวนลอย (sludge blanket)
- 4) เพื่อควบคุมให้เซลล์หลุดออกไปกับทำทิ้งที่ออกจากถังน้อยลงและสามารถเก็บก๊าซมีเทนไปใช้ได้ จึงมีการติดตั้งอุปกรณ์แยกก๊าซ น้ำเสียและเชื้อจุลินทรีย์ในรูปตะกอนแขวนลอยไว้ด้านบนของถังเรียกว่า GSS (Gas-Solids Separator) อุปกรณ์ GSS นี้มีการออกแบบหลายลักษณะตามขนาดและรูปร่างของถังปฏิกรณ์ แต่ใช้หลักการเดียวกันคือ
 - เก็บก๊าซไว้โดยการแทนที่น้ำ
 - แยกน้ำกับก๊าซไม่ให้ไหลออกทางเดียวกัน โดยอาศัยหลักการที่ว่าน้ำสามารถไหลเลี้ยวไปมาได้ แต่ก๊าซมีการลอยตัวจากด้านล่างขึ้นสู่ด้านบนเป็นเส้นตรงเท่านั้น ยกเว้นมีสิ่งกีดขวางหรือแผ่นปะทะใดๆ มาเปลี่ยนทิศทางการลอยตัวขึ้น หลังจากผ่านพื้นตั้งกีดขวางนั้นแล้วก็จะลอยตัวเป็นเส้นตรงดั้งเดิม
 - แยกตะกอนออกจากน้ำโดยการตกตะกอน ดังนั้นในส่วนของ GSS จึงต้องมีเนื้อที่ส่วนที่เป็นน้ำนิ่งเพียงพอที่ตะกอนจะตกกลับลงมายังถังปฏิกรณ์ได้



Various DASS reactor configurations (A - rectangular; B - cylindrical. 1 - sledge bed, 2 - liquid phase + gas, 3 - gas collectors, 4 and 6 - different designs to direct the gas into the gas collector, 5 - feed inlet system, 6 - settling compartment, 7 - overflow, 9 - water seal).

รูปที่ 2.3 ลักษณะรูปร่างต่างๆ ของอุปกรณ์ GSS และอุปกรณ์อื่นๆ ในระบบยูเอเอสบี (Lettinga (1986),

หัวใจสำคัญของระบบยูเอเอสบี คือ การเก็บกักตะกอนไว้ภายในถังปฏิกรณ์ได้มาก โดยการเลี้ยงแบคทีเรียให้รวมตัวเป็นเม็ดหรือเกล็ดตะกอนจนกระทั่งมีขนาดใหญ่และมีน้ำหนักมาก มีความเร็วในการจมตัวสูง (high setting velocity) สามารถตกตะกอนได้ดี การรวมตัวเป็นเม็ดของตะกอนจุลินทรีย์จะขึ้นกับลักษณะน้ำเสียและเชื้อของแบคทีเรียที่นำมาใช้ในคอนเริ่มเดินระบบ ประกอบกับต้องออกแบบอุปกรณ์ GSS ให้ทำงานได้ดี โดยตะกอนจุลินทรีย์ที่ตกตะกอนแยกตัวลงมาแล้วต้องสามารถกักเก็บเข้าถังปฏิกรณ์ได้ง่าย ไม่มีการสะสมตัวอยู่ในส่วนตกตะกอนและมิตะกอนหลุดออกไปกับน้ำทิ้งน้อยที่สุด

2.3.3 ปัจจัยที่มีผลกับการทำงานของระบบยูเอเอสบี

ระบบยูเอเอสบีเป็นกระบวนการไร้อากาศแบบหนึ่ง ซึ่งต้องอาศัยแบคทีเรีย 3 กลุ่มร่วมกันทำงานอย่างต่อเนื่องและอยู่ในสภาพที่สมดุลกัน การทำงานของระบบจึงขึ้นกับการทำงานของจุลินทรีย์ในระบบ ปัจจัยที่มีผลต่อการทำงานของจุลินทรีย์แบ่งได้เป็น 2 ประเภทด้วยกันคือ ปัจจัยที่เกี่ยวข้องกับสภาวะแวดล้อมของจุลินทรีย์และปัจจัยที่ใช้ควบคุมการทำงานของจุลินทรีย์

2.3.3.1 ปัจจัยเกี่ยวกับสภาวะแวดล้อมของจุลินทรีย์

1) อุณหภูมิ

อุณหภูมิมีอิทธิพลต่อแบคทีเรียอย่างมากในการย่อยสลายสารอินทรีย์ โดยทั่วไปอัตราการย่อยสลายจะสูงเป็น 2 เท่า เมื่ออุณหภูมิสูงขึ้นจาก 20°C เป็น 30°C สำหรับแบคทีเรียไร้อากาศสามารถแบ่งช่วงการทำงานในช่วงอุณหภูมิที่เหมาะสม อยู่ 3 ช่วง คือ

- ช่วง 5 – 20 °C เรียกว่า ไชโคฟิลิก (psychrophilic)
- ช่วง 30 – 40 °C เรียกว่า เมโซฟิลิก (mesophilic)
- ช่วง 45 – 55 °C เรียกว่า เทอร์โมฟิลิก (thermophilic)

แต่ละช่วงอุณหภูมิมีกกลุ่มแบคทีเรียที่แตกต่างกัน โดยช่วงอุณหภูมิเทอร์โมฟิลิก จะเป็นแบคทีเรียกลุ่ม thermophilic bacteria ซึ่งจะมีอัตราการย่อยสลายสารอินทรีย์ได้รวดเร็วกว่าในช่วงอุณหภูมิต่างๆ โดย Zeikus (1979) พบว่าการใช้อุณหภูมิสูงกว่า 60 °C จะช่วยเพิ่มประสิทธิภาพการทำงานของระบบ สามารถลดเวลาพักน้ำของถังปฏิกรณ์ได้ ระบบมีเสถียรภาพ ปฏิกริยาการย่อยสลายเกิดได้ดี อย่างไรก็ตาม เนื่องจาก thermophilic bacteria มีความไวต่อการเปลี่ยนแปลงอุณหภูมิกว่าแบคทีเรียในช่วงอุณหภูมิต่ำ ดังนั้นระบบที่ใช้จะมีค่าใช้จ่ายเพิ่มในส่วนของการควบคุมอุณหภูมิ และพลังงานที่ใช้สำหรับช่วงไชโคฟิลิกอัตราการผลิตก๊าซมีเทนจะมีค่าต่ำ และอัตราการ hydrolysis จะลดต่ำลงเมื่ออุณหภูมิต่ำกว่า 20°C ขณะที่ในภูมิภาคเขตร้อนจะเหมาะสมต่อการเจริญเติบโตของกลุ่ม เมโซฟิลิก อย่างไรก็ตามในทุกกลุ่มช่วงอุณหภูมิกการรักษามันให้อยู่ที่ค่าที่เหมาะสมเป็นสิ่งที่มีความสำคัญมาก ต่อการทำงานที่เป็นปกติของระบบ

2) ทีเอช

ภายใต้กระบวนการบำบัดไร้อากาศ จุดประสงค์สำคัญ คือการเปลี่ยนรูปสารอินทรีย์ให้ไปอยู่ในรูปก๊าซมีเทน, คาร์บอนไดออกไซด์ และไฮโดรเจนซัลไฟด์ จึงถือว่าการย่อยสลายในกระบวนการไร้อากาศอย่างสมบูรณ์ ซึ่งจำเป็นต้องสร้างสภาวะแวดล้อมที่เหมาะสมต่อการเจริญของแบคทีเรียที่ทำหน้าที่ดังกล่าว ซึ่งปัจจัยแวดล้อมหนึ่งที่สำคัญคือค่าพีเอชของระบบ และแบคทีเรียที่ทำหน้าที่ดังกล่าวต้องการค่าพีเอชที่อยู่ในช่วง 6.8 – 7.2 และถ้าพีเอชต่ำกว่า 6.2 ประสิทธิภาพระบบจะลดลงอย่างรวดเร็ว อย่างไรก็ตามสารอาหารที่แบคทีเรียเหล่านี้ใช้ได้ส่วนใหญ่จะอยู่ในรูปกรดไขมันระเหย ซึ่งเกิดจากขั้นตอนการย่อยสารอินทรีย์โมเลกุล-ใหญ่โดยแบคทีเรียสร้างกรด ซึ่งนอกจากกรดไขมันระเหยแล้วยังมีก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์เกิดขึ้น ซึ่งต่างทำให้ค่าสภาพกรดของระบบเพิ่มขึ้น ทำลายค่าสภาพค่างของระบบ และจะทำให้ค่าพีเอชของระบบลดลง ในกรณีที่มีแบคทีเรียผลิตมีเทน และ แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟต เพียงพอกับ กรดไขมันระเหยที่ถูกสร้างขึ้น กรดไขมันที่ถูกสร้างขึ้นจะถูกใช้โดย แบคทีเรียผลิตมีเทน และแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตทันที และจะเปลี่ยนกรดไขมันระเหยเป็นก๊าซมีเทน, คาร์บอนไดออกไซด์ และไฮโดรเจนซัลไฟด์ ซึ่งมองได้ว่าเป็นการเปลี่ยนรูปของกรดให้มีฤทธิ์อ่อนลง อย่างไรก็ตามจะยังมีค่าสภาพกรดจากก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ที่จะต้องเติมค่างให้พอเพียงเพื่อรักษาค่าพีเอชของระบบยังอยู่ในช่วงกลาง อย่างไรก็ตามปริมาณค่างที่เติมจะมีน้อยกว่าในกรณีที่ แบคทีเรียผลิตมีเทน และ แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตน้อยเกินไป ซึ่งกรดไขมันระเหยที่ถูกสร้างขึ้น ถูกใช้ไม่หมดจนมีการสะสมตัวภายในระบบ และจะทำให้ค่าพีเอชของระบบมีค่าลดลง ซึ่งในกรณีที่แบคทีเรียผลิตมีเทน และ แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตน้อยนี้ ปริมาณค่างที่เติมจะมีบทบาทสำคัญในการช่วยรักษาค่าพีเอชในระบบไม่ให้ต่ำลง ถึงแม้กรดไขมันระเหยที่สร้างขึ้นจะถูกใช้ไปไม่ทันก็ตาม และปริมาณค่าสภาพค่างที่เติมลงไปจะมากกว่ากรณีที่เชื้อภายในระบบมีมาก โดยปริมาณค่างที่เติมต้องมีเพียงพอและเหมาะสม โดยมีค่ามากหรือน้อยขึ้นอยู่กับภาวะบรรทุกสารอินทรีย์ที่ใช้ และปริมาณเชื้อ แบคทีเรียผลิตมีเทน และ แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตที่มีอยู่ในระบบเป็นสำคัญ

นอกจากนั้น ถ้าสำหรับระบบที่มีการแยกถังปฏิกรณ์เป็น ถังสร้างกรด และถังสร้างก๊าซ ปริมาณที่เติมค่างลงในถังกรดจะใช้น้อยกว่า เนื่องจากแบคทีเรียสร้างกรดสามารถปรับตัวได้ในช่วงพีเอชที่กว้างกว่า และเจริญเติบโตได้ดีที่ค่าพีเอชในช่วง 5.8-6.2 (Lettinga และคณะ 1991) นั่นคือไม่จำเป็นต้องเติมค่างในปริมาณมากเท่ากับระบบที่ไม่มีการแยกถังซึ่งต้องรักษาค่าพีเอชให้อยู่ในช่วง 6.8 – 7.2 โดยเพื่อไว้สำหรับการดำรงชีพของเชื้อแบคทีเรียผลิตมีเทน และแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟต ขณะที่ในถังสร้างก๊าซ ปริมาณค่างที่เติมก็จะมีปริมาณน้อยลงจนอาจถึงระดับไม่เติมค่างได้ในบางกรณี

3) กรดไขมันระเหยและสภาพค่าง

กรดไขมันระเหยที่ผลิตโดยแบคทีเรียสร้างกรดควรมีค่าประมาณ 200 – 400 มก./ก. กรดอะซิติก กรดไขมันระเหยที่เพิ่มขึ้นอย่างรวดเร็วจะเป็นสัญญาณว่าระบบกำลังเสียสมดุล เพราะทำให้พีเอชตกลง จนไม่อยู่ในช่วงที่เหมาะสมของแบคทีเรียในระบบ ไม่ว่าจะเป็นแบคทีเรียผลิตมีเทนหรือแบคทีเรียที่ผลิต กรดเองก็ตาม แม้ว่าแบคทีเรียที่ผลิตกรดจะค่อนข้างทนต่อกรดที่ผลิตขึ้นได้มากกว่าแบคทีเรียสร้างมีเทน ซึ่งสังเกตได้จากแบคทีเรียที่ผลิตกรดสามารถอยู่ได้ในช่วงพีเอชที่กว้างกว่า ขณะที่สภาพต่างแสดงถึงกำลัง บัพเฟอร์ของระบบซึ่งจะรักษาระบบให้มีพีเอชค่อนข้างคงที่และทนต่อการเปลี่ยนแปลงของกรดไขมัน ระเหยได้ โดยทั่วไปกระบวนการไร้ออกซิเจนควรมีสภาพค่างประมาณ 1,500 – 2,000 มก./ก. ในรูป แคลเซียมคาร์บอเนต นอกจากจะดูจากสภาพความเป็นค่างแล้วยังต้องพิจารณาอัตราส่วนของกรดไขมัน ระเหย (มก./ก. ในรูปกรดอะซิติก) ต่อสภาพค่างไบคาร์บอเนต (มก./ก. ในรูปแคลเซียมคาร์บอเนต) ด้วย

ถ้าอัตราส่วนน้อยกว่า 0.4 แสดงว่ามีกำลังบัฟเฟอร์สูง ระบบยังทำงานได้ดี

ถ้าอัตราส่วนมากกว่า 0.8 แสดงว่ามีกำลังบัฟเฟอร์ต่ำ ระบบอาจมีประสิทธิภาพลดลงหรือล้มเหลวได้

สารเคมีที่ใช้เพิ่มความเป็นค่างให้แก่ระบบเพื่อควบคุมพีเอชมีอยู่หลายชนิด เช่น สารพวกไบคาร์บอเนตหรือคาร์บอเนต ซึ่งโซเดียมไบคาร์บอเนตเป็นสารเคมีที่ดีที่สุดในการควบคุมพีเอช เพราะสามารถให้ไบคาร์บอเนตแก่ระบบโดยตรง แต่ข้อเสียก็คือเป็นสารเคมีที่มีราคาแพง

4) อาหารเสริม (nutrient)

ถึงแม้ว่าเซลล์แบคทีเรียที่สร้างขึ้นมากในกระบวนการไร้ออกซิเจนจะมีน้อยกว่าแบบใช้ออกซิเจน แต่จากอัตราส่วนคาร์บอนต่อไนโตรเจนต่อฟอสฟอรัสต่อซัลเฟอร์ (C:N:P:S) ในเซลล์มีค่าประมาณ 100:10:1:1 จึงจำเป็นต้องรักษาอัตราส่วนนี้ไว้ไม่น้อยกว่านี้ จุลินทรีย์จึงต้องการอาหารเสริมนอกเหนือจากคาร์บอน เช่น ไนโตรเจนและฟอสฟอรัส ซึ่งอัตราส่วนระหว่างปีโอดีต่อไนโตรเจนต่อฟอสฟอรัส อย่างน้อยควรมีค่าเท่ากับ 100:1:0:2 (McCarty, 1964) ถ้าสำหรับกระบวนการไร้อากาศ นอกจากนี้ยังมีธาตุ บางชนิดที่แบคทีเรียผลิตมีเทนต้องการปริมาณน้อยแต่ขาดไม่ได้ ได้แก่ เหล็ก โคบอลต์ นิกเกิล และซัลเฟอร์ อย่างไรก็ตาม สำหรับการเติมธาตุโลหะหนักโดยตรงให้กับระบบไร้อากาศที่เกิดซัลไฟด์จะมีปัญหา จากการตกตะกอนผลึกโลหะหนักซัลไฟด์ซึ่งเป็นรูปที่แบคทีเรียไม่สามารถนำไปใช้ได้ ปัจจุบันอาจแก้ไข ได้โดยเติม yeast extract หรือ millorganite หรือ โลหะหนักที่อยู่ในรูปคีเลต ซึ่งจะ ไม่เกิดตะกอนผลึกกับซัลไฟด์

5) สารพิษ

สารที่เป็นพิษต่อแบคทีเรียในระบบ ไร้อากาศโดยเฉพาะแบคทีเรียผลิตมีเทนมีอยู่หลายชนิด ความรุนแรงขึ้นอยู่กับชนิดและความเข้มข้นของสารเหล่านั้น สารที่เป็นพิษบางตัวเป็นอาหารที่จำเป็นแต่ต้องมีปริมาณพอเหมาะ ถ้ามีปริมาณมากเกินไปจะกลายเป็นสารพิษได้

- พิษของอออนบวกและโลหะหนัก

ได้แก่ Na^+ , K^+ , Mg^{2+} และ Ca^{2+} ซึ่งถ้ามีความเข้มข้นค่าพอเหมาะจะเป็นประโยชน์ต่อแบคทีเรีย ถ้ามากเกินไปความจำเป็นจะเป็นพิษต่อแบคทีเรีย โดยอออนบวกที่มีวาเลนซ์สูงจะมีความเป็นพิษมากกว่าที่มีวาเลนซ์ต่ำ ซึ่งพิษของ Mg^{2+} และ Ca^{2+} มีมากกว่า Na^+ และ K^+ ถึง 10 เท่า ดังนั้นพิษของอออนบวกจะเพิ่มมากขึ้นเมื่อวาเลนซ์สูงขึ้นและน้ำหนักอะตอมเพิ่มมากขึ้น การลดความเป็นพิษทำได้โดยการทำแอนตาโกนิซึม (antagonism) คือ เมื่ออออนบวกอยู่ร่วมกันในความเข้มข้นที่พอเหมาะ พิษของอออนบวกหนึ่งสามารถลดความเป็นพิษของอออนอีกชนิดหนึ่งได้ เช่น พิษของ Na^+ ที่ความเข้มข้น 3,500 มก./ล. จะลดลงได้ถ้ามี Mg^{2+} และ Ca^{2+} ในปริมาณที่เหมาะสม ในทางตรงข้ามอออนบางชนิดอาจเป็นพิษเพิ่มมากขึ้นถ้ามีอออนอีกชนิดหนึ่งอยู่ด้วย

ส่วนโลหะหนักได้แก่แมงกานีส สังกะสี แคลเซียม นิกเกิล โคบอลต์ ทองแดง และโครเมียม โลหะหนักเหล่านี้จะอยู่ในรูปของอออน พบว่า Cu^{2+} มีผลต่อระบบมากที่สุด โดยความเป็นพิษของ $\text{Cu}^{2+} > \text{Cu}^+ > \text{Fe}^{2+} > \text{Cd}^{2+} > \text{Zn}^{2+}$ ความเป็นพิษของโลหะหนักลดลงได้ถ้ามีปริมาณซัลไฟด์พอเหมาะ เพราะสามารถรวมกับโลหะหนักเกิดเป็นโลหะซัลไฟด์ซึ่งสามารถตกตะกอนได้ อย่างไรก็ตาม โลหะหนักบางประเภทยังมีความจำเป็นสำหรับแบคทีเรีย แม้ปริมาณเพียงเล็กน้อยก็ตาม

- พิษของสารอินทรีย์

สารอินทรีย์บางชนิดจะยับยั้งการทำงานของแบคทีเรียที่ไม่ใช้ออกซิเจนอิสระ สารพวกนี้ได้แก่ แอลกอฮอล์ และกรดไขมันที่มีโมเลกุลยาว เช่น กรดโพรพิโอนิก ซึ่งความเป็นพิษของสารอินทรีย์เหล่านี้สามารถทำลายได้โดยนำน้ำที่มีสารอินทรีย์ดังกล่าวเข้าสู่ระบบอย่างสม่ำเสมอเพื่อทำให้แบคทีเรียคุ้นเคยและปรับตัวได้ แม้ว่าจะมีความเข้มข้นของสารอินทรีย์ที่เป็นพิษถึง 10,000 มก./ล. ก็ตาม หรืออาจแก้ไขได้โดยการเติมสารเคมีลงไป เพื่อทำให้เกิดการตกตะกอนของสารอินทรีย์ที่เป็นพิษ

- พืชของแอมโมเนีย

แอมโมเนียในระบบบำบัดน้ำเสียแบบไร้อากาศมาจากการย่อยสลายสารพวกโปรตีน ซึ่งมีไนโตรเจนรวมอยู่ด้วยในโมเลกุล โดยไนโตรเจนที่ปล่อยออกมาจะอยู่ในรูป NH_4^+ และ NH_3 ดังสมการ



ถ้าพีเอชต่ำกว่า 7.2 ปฏิกิริยาจะดำเนินไปทางซ้าย ถ้าพีเอชมากกว่า 7.2 ปฏิกิริยาจะดำเนินไปทางขวาซึ่ง NH_3 จะยับยั้งการทำงานและเป็นพิษต่อแบคทีเรียไร้อากาศมากกว่า NH_4^+ ผลของแอมโมเนียและแอมโมเนียมไนโตรเจนต่อระบบบำบัดไร้อากาศแสดงได้ดังตารางที่ 2.4

ตารางที่ 2.4 ผลของแอมโมเนียและแอมโมเนียมไนโตรเจนต่อระบบไร้อากาศ (McCarty, 1964)

$(\text{NH}_3 + \text{NH}_4^+)$ -N (มก./ล.)	ผลต่อระบบ
50-200	ปริมาณพอเหมาะ
200-1000	ยังไม่เกิดผลเสีย
1500-3000	เริ่มยับยั้งเมื่อพีเอชสูง
>3000	เป็นพิษโดยตรง

โดยสัดส่วนของปริมาณแอมโมเนีย (NH_3) ขึ้นอยู่กับค่าพีเอช คือที่พีเอช 7 ความเข้มข้นของแอมโมเนียจะมีประมาณ 1% ของผลรวมแอมโมเนียและแอมโมเนียมไนโตรเจน แต่ค่าพีเอชสูงขึ้น ปริมาณแอมโมเนียจะมีมากขึ้นซึ่งมีโอกาสเกิดผลยับยั้งต่อแบคทีเรียมากขึ้น ดังนั้นการรักษาค่าพีเอชให้มีค่าประมาณ 7 หรือต่ำกว่า จะทำให้อยู่ในรูปแอมโมเนียมเป็นส่วนใหญ่และเป็นอันตรายต่อแบคทีเรียน้อยกว่า

- พืชของซัลไฟด์

ถ้ามีปริมาณของซัลไฟด์ในระบบมาก ไม่ว่าจะมาจากน้ำเสียที่เข้าระบบหรือการย่อยสลายซัลเฟตก็ตาม ซัลไฟด์จะเป็นพิษต่อแบคทีเรียสร้างมีเทนในกระบวนการไร้อากาศ ทั้งนี้ขึ้นอยู่กับอัตราการเกิดที่มีอยู่ในระบบ ถ้าในระบบมีโลหะหนัก ซัลไฟด์จะจับกับโลหะหนักแล้วตกตะกอนลงมา ซึ่งจะช่วยให้ความเข้มข้นซัลไฟด์ลดลง โดยระดับความเข้มข้นซัลไฟด์ทั้งหมดที่ทำให้เกิดการยับยั้งการทำงานของแบคทีเรียในระบบไร้อากาศยังไม่มีตัวเลขที่แน่นอนโดยมีค่าอยู่ในช่วง 200 – 1500 มก./ล. (Stronach, Rudd, และ Lester, 1986 อ้างถึงใน Pohland, 1992) ซัลไฟด์ที่อยู่ภายในระบบสามารถแตกตัวได้ในลักษณะเดียวกับแอมโมเนียโดยที่ค่าพีเอชต่ำกว่า 7 รูปของซัลไฟด์จะอยู่ในรูป $\text{H}_2\text{S}_{(aq)}$ มากขึ้น ซึ่งจะเป็นอันตรายต่อเซลล์ได้มากกว่า ดังนั้นสำหรับระบบไร้อากาศที่มีซัลไฟด์การรักษาด้วยค่าพีเอชให้มีค่าสูงในช่วงการทำงานที่เหมาะสมจะมีความปลอดภัยมากกว่า

2.3.3.2 ปัจจัยที่ใช้ควบคุมการทำงานของจุลินทรีย์

นอกจากสภาพแวดล้อมที่เหมาะสมดังในหัวข้อที่กล่าวมาแล้ว การควบคุมจุลินทรีย์ให้คงทนทำงานได้ดี จำเป็นต้องรักษาสภาพทางกายภาพต่อตัวจุลินทรีย์ให้เหมาะสมดังนี้

1) การรักษาปริมาณจุลินทรีย์ไว้ให้สูงสุด

เนื่องจากการรักษาปริมาณจุลินทรีย์ในระบบให้มีจำนวนมากเป็นจุดเด่นของระบบยูเอเอสบี ซึ่งทำให้สามารถรับภาระบรรทุกสารอินทรีย์ได้มากขึ้น ผลคือน้ำทิ้งที่มีคุณภาพดีขึ้น ทั้งนี้เป็นเพราะระบบนี้จะเลี้ยงแบคทีเรียให้จับตัวกันเป็นเม็ดตะกอนและมีขนาดใหญ่ มีน้ำหนักมากจนตกตะกอนได้ดี และยังมีอุปสรรคในการแยกก๊าซออกจากกลุ่มตะกอนจุลินทรีย์และตกตะกอนจุลินทรีย์ไม่ให้ออกไปกับน้ำทิ้งด้วย ทำให้ตะกอนจุลินทรีย์อยู่ในระบบได้นาน เรียกอุปสรรคนี้ว่าอุปสรรคแยกตามสถานะ การออกแบบอุปสรรคแยกตามสถานะจะต้องพิจารณาถึงสมบัติของน้ำเสีย ซึ่งมีส่วนในการกำหนดชนิดของตะกอนจุลินทรีย์ที่จะปรากฏในระบบ อัตราบรรทุกสารอินทรีย์ที่เข้าสู่ระบบ ปริมาณก๊าซชีวภาพที่คาดว่าจะเกิดขึ้น ขนาดและรูปร่างของถังยูเอเอสบี ตัวอย่างเช่น การบำบัดน้ำเสียเจือจาง ซึ่งจำเป็นต้องควบคุมเวลากักเก็บตะกอนจุลินทรีย์ให้ได้ตามเงื่อนไขของระบบ จะต้องออกแบบอุปสรรคแยกตามสถานะให้มีประสิทธิภาพสูงในการป้องกันการหลุดออกจากระบบของตะกอนจุลินทรีย์ ขณะที่การบำบัดน้ำเสียที่มีความเข้มข้นสูงและมีโปรตีนหรือไขมันมากจะต้องติดตั้งอุปสรรคกำจัดฟองหรือฝ้าไข(foam หรือ scum)ที่เกิดขึ้นในส่วนบนของอุปสรรคเก็บก๊าซ

2) การกระจายน้ำเสียเข้าถังอย่างทั่วถึง

เนื่องจากระบบยูเอเอสบีเป็นระบบไร้อากาศจึงไม่มีการเติมอากาศในถังปฏิกรณ์ ดังนั้นจึงควรออกแบบระบบป้อนน้ำเข้าให้สามารถกระจายน้ำเสียเข้าถังปฏิกรณ์ได้อย่างทั่วถึง เพื่อป้องกันการไหลตกของน้ำเสียน้ำผ่านชั้นสตัคค์์.bed

3) อัตราภาระบรรทุกสารอินทรีย์

อัตราภาระบรรทุกสารอินทรีย์เป็นปัจจัยสำคัญที่มีผลต่อประสิทธิภาพในการกำจัดสารอินทรีย์ การตกตะกอนของจุลินทรีย์และก๊าซที่เกิดในระบบ น้ำเสียที่ป้อนเข้าสู่ระบบควรมีอัตราภาระบรรทุกสารอินทรีย์ต่ำกว่าอัตราสูงสุดในการกำจัดสารอินทรีย์ของระบบ เพื่อเป็นการรักษาเสถียรภาพของระบบ

2.4 การย่อยสลายสารอินทรีย์ภายใต้สภาวะไร้อากาศแบบซัลเฟตรีดักชัน



2.4.1 วัฏจักรซัลเฟอร์ทางชีวภาพ (The Biological Sulfur Cycle)

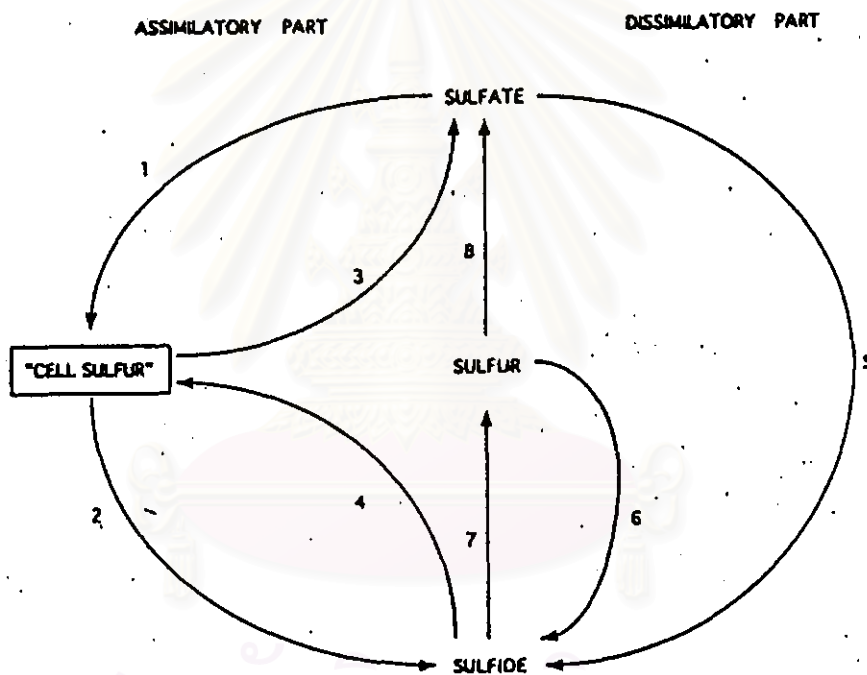
ธาตุซัลเฟอร์เป็นธาตุที่อยู่ในหมู่ 6 ของระบบตารางธาตุ เมื่ออยู่ในรูปสารประกอบจะมีระดับเลขออกซิเดชันได้อยู่ระหว่าง -2 ถึง +6 และค่าที่สำคัญคือ -2, 0, +2, +4 และ +6 ในทางเคมีซัลเฟตและซัลไฟด์จัดว่าเป็นสารประกอบของธาตุซัลเฟอร์รูปที่มีความคงตัวที่สุด เนื่องจากมีระดับเลขออกซิเดชันสูงสุดและค่าที่สุดซึ่งเท่ากับ +6 และ -2 ตามลำดับ โดยตารางที่ 2.5 แสดงระดับเลขออกซิเดชันของตัวอย่างชนิดของธาตุซัลเฟอร์และสารประกอบของธาตุซัลเฟอร์ ที่พบในธรรมชาติ

ตารางที่ 2.5 ระดับเลขออกซิเดชันของตัวอย่างชนิดธาตุซัลเฟอร์และสารประกอบของธาตุซัลเฟอร์

รูปของธาตุหรือสารประกอบซัลเฟอร์		ระดับเลขออกซิเดชัน
สารอินทรีย์ซัลเฟอร์	Organic S (R-SH)	-2
รูปซัลไฟด์	Sulfide (H_2S)	-2
ธาตุซัลเฟอร์	Elemental sulfur (S^0)	0
ไทโอซัลเฟต	Thio sulfate ($S_2O_3^{2-}$)	+2 (average per S)
เตตระไทโอเนต	Tetra thionate ($S_4O_6^{2-}$)	+2.5 (average per S)
ซัลเฟอร์ไดออกไซด์	Sulfur dioxide (SO_2)	+4
รูปซัลไฟท์	Sulfite (SO_3^{2-})	+4
ซัลเฟอร์ไตรออกไซด์	Sulfur trioxide (SO_3)	+6
ซัลเฟต	Sulfate (SO_4^{2-})	+6

แหล่งของธาตุซัลเฟอร์และสารประกอบของธาตุซัลเฟอร์ในธรรมชาติพบได้ในหลายรูปแบบ เช่น รูปแร่ต่างๆที่อยู่ใต้ดิน เช่น แร่ธาตุซัลเฟอร์บริสุทธิ์ Elemental sulfur (S^0), แร่ยิบซัม Gypsum ($CaSO_4 \cdot 2H_2O$), แร่ไพไรต์ Pyrite (FeS_2), เป็นส่วนผสมที่ไม่ต้องการในถ่านหิน ก๊าซธรรมชาติ และน้ำมันปิโตรเลียม เป็นต้น การระเบิดของภูเขาไฟเป็นต้นเหตุสำคัญอย่างหนึ่งในการปลดปล่อยสารซัลเฟอร์สู่บรรยากาศทั้งในรูป ก๊าซซัลเฟอร์ไดออกไซด์ (SO_2) ซึ่งอาจทำให้เกิดปรากฏการณ์ฝนกรดตามมา รวมทั้งซัลไฟด์รูปต่างๆ ขณะที่ไอออนซัลเฟต (SO_4^{2-}) เป็นแอนไอออนที่สำคัญพบได้ทั้งในน้ำทะเลและแหล่งน้ำจืด ในทางอุตสาหกรรมกรดซัลฟูริก (H_2SO_4) มีบทบาทที่สำคัญในกระบวนการผลิตของโรงงานหลายประเภท

กิจกรรมของมนุษย์ และปรากฏการณ์ธรรมชาติเป็นสาเหตุที่ทำให้เกิดการเคลื่อนย้าย และเปลี่ยนรูปของสารประกอบของธาตุซัลเฟอร์ต่างๆอยู่ตลอดเวลา ในทางชีวภาพซัลเฟอร์เป็นธาตุที่มีความสำคัญกับสิ่งมีชีวิตทุกชนิด เป็นองค์ประกอบของเซลล์ เอนไซม์ และโปรตีนต่างๆ สารประกอบของซัลเฟอร์ในรูปออกซิไดซ์หลายชนิดทำหน้าที่เป็นสารรับอิเล็กตรอนตัวสุดท้ายในกระบวนการหายใจแบบไม่ใช้ออกซิเจนอิสระของจุลินทรีย์บางกลุ่ม และในทางกลับกันสารประกอบของซัลเฟอร์ในรูปรีดิวซ์บางรูปก็จะถูกใช้เป็นสารให้อิเล็กตรอนสำหรับการดำรงชีพของจุลินทรีย์อีกบางกลุ่มได้เช่นเดียวกัน การเปลี่ยนแปลงไปมาโดยจุลินทรีย์กลุ่มต่างๆ ระหว่างสารประกอบของซัลเฟอร์ในรูปออกซิไดซ์ จากปฏิกิริยาซัลเฟตหรือซัลเฟอร์รีดักชัน กับสารประกอบของซัลเฟอร์ในรูปรีดิวซ์จากปฏิกิริยาซัลไฟด์หรือซัลเฟอร์ออกซิเดชัน เรียกว่า วัฏจักรซัลเฟอร์ทางชีวภาพ (*The Biological Sulfur Cycle*) Fauque (1995) ซึ่งแบ่งได้เป็น 2 ส่วนที่สำคัญ คือ ส่วน assimilatory และ ส่วน dissimilatory ดังแสดงในรูปที่ 2.4



"CELL SULFUR" includes sulfur bound in bacteria, fungi, animals and plants.

- | | |
|---|---|
| 1 Assimilatory sulfate reduction by bacteria, plants and fungi. | 5 Dissimilatory sulfate reduction |
| 2 Death and decomposition by bacteria and fungi. | 6 Dissimilatory elemental sulfur reduction |
| 3 Sulfate excretion by animals. | 7 Chemotrophic and phototrophic sulfide oxidation |
| 4 Sulfide assimilation by bacteria (and some plants). | 8 Chemotrophic and phototrophic sulfur oxidation |

รูปที่ 2.4 วัฏจักรซัลเฟอร์ทางชีวภาพ (*The Biological Sulfur Cycle*) (Fauque, 1995)

จากรูปที่ 2.4 วัฏจักรซัลเฟอร์ทางชีวภาพในส่วนของassimilatory ประกอบด้วย การเกิด assimilation ของซัลเฟตและซัลไฟด์ (1 และ 4) รวมทั้งการปลดปล่อยสารประกอบของซัลเฟอร์ จากการจับถ่ายของเซลล์ที่มีชีวิต และการย่อยสลายซากสิ่งมีชีวิตที่ตายแล้ว (2 และ 3) โดยการเกิด assimilatory reduction ของซัลเฟตและซัลไฟด์เป็นการดึงซัลเฟตและซัลไฟด์ เข้าสู่เซลล์ของสิ่งมีชีวิตต่างๆ เช่น แบคทีเรีย, เชื้อรา, สาหร่ายเซลล์เดียว และพืช เป็นต้น เพื่อตอบสนองการสร้างสารประกอบซัลเฟอร์ในรูปรีดิวซ์ที่จำเป็นต่อเซลล์ เช่น การสร้างกรดอะมิโนบางชนิดที่มีซัลเฟอร์เป็นองค์ประกอบ เช่น cysteine, cystine และ methionine เป็นต้น รวมทั้งการสร้าง วิตามิน หรือ growth factors บางชนิดที่มีซัลเฟอร์เป็นองค์ประกอบ เช่น biotin, lipoic acid และ thiamin เป็นต้น นอกจากนั้นการจับถ่ายของเซลล์ที่มีชีวิตที่มีการปลดปล่อยสารประกอบของซัลเฟอร์ออกภายนอกเซลล์ในรูปของซัลเฟต และการตายของสิ่งมีชีวิตรวมทั้งการย่อยสลายซากสิ่งมีชีวิตที่ตายแล้วโดยแบคทีเรีย และเชื้อรา ซึ่งเป็นการปลดปล่อยสารประกอบของซัลเฟอร์ออกภายนอกเซลล์ในรูปของซัลไฟด์ ก็เป็นส่วนหนึ่งของวัฏจักรซัลเฟอร์ทางชีวภาพในด้าน assimilatory ซึ่งจะเห็นได้ว่าในส่วน assimilatory นี้ซัลเฟตและซัลไฟด์ที่เข้าสู่เซลล์จะไม่ถูกนำมาใช้สำหรับการสร้างพลังงานสำหรับการดำรงชีวิตและการเจริญเติบโตของเซลล์ และจะไม่เกี่ยวข้องกับธาตุซัลเฟอร์ Elemental sulfur (S^0) ทั้งนี้เพราะซัลเฟอร์ที่อยู่ในรูปธาตุซัลเฟอร์ Elemental sulfur (S^0) จะไม่สามารถถูกดูดซึมเข้าสู่เซลล์ของสิ่งมีชีวิตได้โดยตรง

สำหรับส่วน dissimilatory ของวัฏจักรซัลเฟอร์ทางชีวภาพ จะเป็นการใช้สารประกอบซัลเฟอร์ในทุกๆรูป ทั้งรูปรีดิวซ์, ธาตุซัลเฟอร์ และรูปออกซิไดส์เพื่อนำมาใช้สำหรับการสร้างพลังงานในการเจริญเติบโตของเซลล์โดยเฉพาะแบคทีเรีย ซึ่งประกอบด้วย reductive processes(5และ 6) และ oxidative processes (7 และ 8) โดย ตัวอย่างกลุ่มปฏิกิริยาของ oxidative processes คือ microbial chemotrophic and phototrophic sulfur , sulfide oxidation เป็นการใช้อซัลเฟอร์ และซัลไฟด์ เพื่อเป็นสารให้อิเล็กตรอนสำหรับการดำรงชีพ และ ตัวอย่างกลุ่มปฏิกิริยาของ reductive processes คือ microbial sulfate and sulfur reduction เป็นการใช้อซัลเฟอร์ประกอบของซัลเฟอร์ในรูปออกซิไดซ์ และธาตุซัลเฟอร์ ทำหน้าที่เป็นสารรับอิเล็กตรอนด้วยสุดท้ายในกระบวนการหายใจแบบไม่ใช้ออกซิเจนอิสระ

สถาบันวิทยบริการ
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

2.4.2 แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟต (Sulfate Reducing Bacteria: SRB)

แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตเป็นแบคทีเรียไร้ออกซิเจนชนิดเค็ดขาด (obligate anaerobe) จัดอยู่ในกลุ่มของแบคทีเรียชนิดเคโมเฮเทโรโทรฟ ซึ่งดำรงชีพและเจริญเติบโตโดยได้รับพลังงานจากปฏิกิริยาทางเคมีในการย่อยสลายสารอินทรีย์ซึ่งเป็นแหล่งคาร์บอนของแบคทีเรียประเภทนี้ ลักษณะเด่นของแบคทีเรียกลุ่มนี้ คือความสามารถในการรีดิวซ์สารประกอบของซัลเฟอร์ที่ถูกออกซิไดส์ เช่น ซัลเฟต ซัลไฟท์ ไฮโดรซัลเฟต เป็นต้น โดยทำให้เปลี่ยนไปอยู่ในรูปของซัลไฟด์ เนื่องจากแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตจะใช้ซัลเฟตเป็นตัวรับอิเล็กตรอนตัวสุดท้ายในการออกซิไดส์สารประกอบอินทรีย์หลายชนิด เช่น กรดอินทรีย์ กรดไขมัน และแอลกอฮอล์ หรือไฮโดรเจนโมเลกุลได้เนื่องจากมีความสามารถในการสร้างเอนไซม์ hydrogenase แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟต สามารถแบ่งออกได้เป็น 10 genera และสามารถแบ่งได้ออกเป็น 2 กลุ่มใหญ่ ตามความสามารถในการย่อยสลายสารอินทรีย์เพื่อการดำรงชีพและเจริญเติบโต คือ

- 1) แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตชนิดย่อยสลายสารอินทรีย์ได้ไม่สมบูรณ์ (Incompletely Oxidizing Sulfate Reducing Bacteria; I-SRB) โดยสารอินทรีย์ที่เหลือจากการย่อยสลาย คืออะซิเตด
- 2) แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตชนิดย่อยสลายสารอินทรีย์ได้อย่างสมบูรณ์ (Completely Oxidizing Sulfate Reducing Bacteria; C-SRB) โดยสารอินทรีย์จะถูกย่อยสลายอย่างสมบูรณ์จนได้ก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์

โดยตารางที่ 2.6 และ 2.7 แสดงรายชื่อ genera ของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตที่แยกออกเป็น 2 กลุ่มใหญ่ (Brock, Madigan และ Hall, 1988) และแสดงตัวอย่างของปฏิกิริยาการย่อยสลายสารอาหารของ I-SRB และ C-SRB (Widdle, 1988) ตามลำดับ

สถาบันวิทยบริการ
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

ตารางที่ 2.6 Genera ของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตที่แบ่งเป็น 2 กลุ่ม (Brock, Madigan และ Hall, 1988)

กลุ่ม	GENERA	ลักษณะสมบัติสำคัญ
กลุ่มที่ 1 Incompletely-SRB Non-acetate oxidizers	<i>Desulfovibrio</i> <i>Desulfomonas</i> <i>Desulfotomaculum</i> <i>Archaeoglobus</i> <i>Desulfobulbus</i>	- ใช้แกลกเตท, ไทรูเวท, เอทธานอล หรือ กรดไขมัน เป็นแหล่งคาร์บอน และ แหล่งพลังงาน -รีดิวซ์ซัลเฟต เป็นไฮโดรเจนซัลไฟด์
กลุ่มที่ 2 Completely-SRB Acetate oxidizers	<i>Desulfobacter</i> <i>Desulfobacterium</i> <i>Desulfococcus</i> <i>Desulfonema</i> <i>Desulfosarcina</i>	-มีความสามารถพิเศษในการออกซิไดซ์กรดไขมัน โดยเฉพาะอย่างยิ่งอะซิเตด -รีดิวซ์ซัลเฟต เป็นไฮโดรเจนซัลไฟด์

ตารางที่ 2.7 ตัวอย่างปฏิกิริยาการย่อยสลายสารอาหารของ I-SRB และ C-SRB (Widdle, 1988)

ลำดับที่	สารให้อิเล็กตรอน	แบคทีเรีย	ปฏิกิริยา
1	ไฮโดรเจน	I-SRB C-SRB	$4\text{H}_2 + \text{SO}_4^{2-} + \text{H}^+ \rightarrow 4\text{H}_2\text{O} + \text{HS}^-$
2	อะซิเตด	C-SRB	$\text{CH}_3\text{COO}^- + \text{SO}_4^{2-} \rightarrow 2\text{HCO}_3^- + \text{HS}^-$
3	โพรพิโอเนต	C-SRB I-SRB	$4\text{CH}_3\text{CH}_2\text{COO}^- + 7\text{SO}_4^{2-} \rightarrow 12\text{HCO}_3^- + 7\text{HS}^- + \text{H}^+$ $4\text{CH}_3\text{CH}_2\text{COO}^- + 3\text{SO}_4^{2-} \rightarrow 4\text{CH}_3\text{COO}^- + 4\text{HCO}_3^- + 3\text{HS}^- + \text{H}^+$
4	บิวทิเรต	C-SRB I-SRB	$2\text{CH}_3(\text{CH}_2)_2\text{COO}^- + 5\text{SO}_4^{2-} \rightarrow 8\text{HCO}_3^- + 5\text{HS}^- + \text{H}^+$ $4\text{CH}_3\text{CH}_2\text{COO}^- + 3\text{SO}_4^{2-} \rightarrow 4\text{CH}_3\text{COO}^- + 4\text{HCO}_3^- + 3\text{HS}^- + \text{H}^+$
5	แลคเตต	C-SRB I-SRB	$2\text{CH}_3\text{CHOHCOO}^- + 3\text{SO}_4^{2-} \rightarrow 6\text{HCO}_3^- + 3\text{HS}^- + \text{H}^+$ $2\text{CH}_3\text{CHOHCOO}^- + \text{SO}_4^{2-} \rightarrow 2\text{CH}_3\text{COO}^- + 2\text{HCO}_3^- + \text{HS}^- + \text{H}^+$
6	เบนโซเอต	C-SRB I-SRB	$4\text{C}_6\text{H}_5\text{COO}^- + 15\text{SO}_4^{2-} + 16\text{H}_2\text{O} \rightarrow 28\text{HCO}_3^- + 15\text{HS}^- + 9\text{H}^+$ $4\text{C}_6\text{H}_5\text{COO}^- + 3\text{SO}_4^{2-} + 16\text{H}_2\text{O} \rightarrow 12\text{CH}_3\text{COO}^- + 4\text{HCO}_3^- + 3\text{HS}^- + 9\text{H}^+$

แบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟต สามารถใช้สารอาหารที่เป็นตัวรับอิเล็กตรอนได้หลายชนิด โดย แลกเตต และโพรวูเวท ถูกใช้มากที่สุด โดยแบคทีเรียกลุ่ม I-SRB หลาย species สามารถใช้ มาเกต, ฟอ์เมต และ primary alcohol (เช่นเมทานอล, เอทานอล, โพรพานอล และบิวทานอล) ได้ และบางสายพันธุ์(strains) ของ *Desulfotomaculum* สามารถใช้กลูโคสได้แค่พบค่อนข้างยาก สำหรับแบคทีเรียกลุ่ม C-SRB สามารถใช้กรดไขมัน, แลกเตต, ซัลซิเนต และแม็แต่เบนโซเอต ได้โดยจะย่อยสลายอย่างสมบูรณ์ จนได้ ก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ ขณะที่แบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟต genera *Desulfosarcina* *Desulfotomaculum* *Desulfovibrio* มีการเจริญเติบโตแบบ lithotrophic ได้เช่นกัน กล่าวคือ สามารถใช้ไฮโดรเจนเป็นสารให้อิเล็กตรอน ใช้ซัลเฟตเป็นสารรับอิเล็กตรอน และใช้คาร์บอนไดออกไซด์เป็นแหล่งคาร์บอน

การที่แบคทีเรียกลุ่ม I-SRB ต้องปล่อยอะซิเตตออกมาเป็นผลิตภัณฑ์จากการย่อยสลายสารอินทรีย์ รวมทั้งยังไม่สามารถนำอะซิเตตไปใช้ได้แม้ว่าจะเป็นสารอาหารที่มีอยู่เพียงประเภทเดียวก็ตาม มีสาเหตุเนื่องมาจาก I-SRB ขาดกลไกที่เกี่ยวข้องกับการจัดการเอนไซม์บางชนิดที่มีบทบาทต่อการย่อยอะซิเตตนั่นเอง อย่างไรก็ตาม I-SRB อาจใช้อะซิเตตเป็นแหล่งคาร์บอนได้ เมื่อสารให้อิเล็กตรอนที่ใช้คือไฮโดรเจนหรือฟอ์เมต ข้อแตกต่างอีกประการหนึ่งของแบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟตทั้งสองกลุ่มนี้ก็คือ เมื่ออยู่ในสภาพที่เหมาะสมต่อการเจริญเติบโตของแต่ละกลุ่มพบว่ากลุ่มของ I-SRB มักจะมีอัตราการเจริญเติบโตที่เร็วกว่ากลุ่ม C-SRB

นอกเหนือจากการใช้ซัลเฟตแล้ว แบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟตหลายชนิดยังสามารถใช้ในเครดเป็นสารรับอิเล็กตรอนโดยผลจากการรีดิคัลเกิดเป็นแอมโมเนีย และยังสามารถใช้สารอินทรีย์บางชนิดเพื่อใช้ในการสร้างพลังงานโดยผ่านทาง fermentative pathways ในกรณีที่ไม่มีซัลเฟต หรือสารรับอิเล็กตรอนชนิดอื่นเหลืออยู่ โดยสารอินทรีย์ดังกล่าวที่ใช้มาก คือ โพรวูเวทซึ่งถูกเปลี่ยนผ่านปฏิกิริยา phosphoroclastic ไปเป็นอะซิเตต, ก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ และไฮโดรเจน สำหรับกรณีที่สารอินทรีย์เป็นแลกเตตหรือเอทานอล พลังงานที่ได้จากเฉพาะปฏิกิริยาทาง fermentative pathway จะไม่เพียงพอและปฏิกิริยาดังกล่าวจะไม่เกิดขึ้น: แต่สามารถเกิดขึ้นได้ถ้าไฮโดรเจนที่เกิดขึ้น ถูกใช้ไปในทันทีโดยแบคทีเรียผลิตมีเทนหรือแบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟตที่ใช้ไฮโดรเจน เป็นต้น อย่างไรก็ตามถ้าเปรียบเทียบกับปฏิกิริยาซัลเฟตรีดิคัลชันตามปกติ พลังงานที่ได้จากปฏิกิริยาซัลเฟตรีดิคัลชันจะมีค่าสูงกว่ามาก

ปัจจัยทางสภาวะแวดล้อมที่มีความสำคัญต่อการปรับตัวของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟต

1) อุณหภูมิ

โดยทั่วไปแบคทีเรียไร้ออกซิเจนจะสามารถเจริญเติบโตได้ใน 2 ช่วงอุณหภูมิคือ

-30 - 40 °C ซึ่งจัดอยู่ในประเภทมีโซฟิลิกแบคทีเรีย (Mesophilic Bacteria)

-45 - 55 °C ซึ่งจัดอยู่ในประเภทเทอร์โมฟิลิกแบคทีเรีย (Thermophilic Bacteria)

สำหรับแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตที่ได้จากการเลี้ยงกลุ่มเชื้อบริสุทธิ์ (pure cultures) โดยส่วนใหญ่จะมีช่วงของอุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการเจริญเติบโตในช่วงเดียวกันคือ 30 - 40 °C การเปลี่ยนแปลงอุณหภูมิมีผลต่อการทำงานของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตอย่างมาก โดยมีรายงานที่พบว่า การเกิดซัลเฟตรีดักชันของตะกอนดินน้ำเค็มลดลงระหว่าง 2 - 3.9 เท่าเมื่ออุณหภูมิเปลี่ยนแปลงไปจากช่วงที่เหมาะสม 10 °C

2) ความต้องการเกลือและความทนต่อเกลือ

ความต้องการเกลือของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตขึ้นอยู่กับแหล่งที่มาของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟต ซึ่งแยกเป็นพวกที่ได้จากแหล่งน้ำเค็มหรือน้ำกร่อยกับพวกที่ได้จากแหล่งน้ำจืด แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตจากแหล่งน้ำเค็มหรือน้ำกร่อยมักต้องการปริมาณเกลือในระดับหนึ่งจึงจะเจริญเติบโตได้ดี และในทางตรงข้ามถ้าแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตกลุ่มนี้มาเลี้ยงในตุ๊กตางน้ำจืดก็จะได้ผลในทางลบต่อการเจริญเติบโต และปริมาณของเกลือสำหรับแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตจากแหล่งน้ำเค็มที่เหมาะสมคือ โซเดียมคลอไรด์ 20ก./ล. และ แมกนีเซียมคลอไรด์ 1.5 ก./ล. นอกเหนือจากเกลือ 2 ชนิดนี้แล้วบางสายพันธุ์ยังต้องการแคลเซียมคลอไรด์เพิ่มอีกที่ความเข้มข้นอย่างต่ำ 0.5 ก./ล. และปริมาณความต้องการเกลือที่จำเป็นจะลดลงสำหรับกลุ่มที่มาจากแหล่งน้ำกร่อย แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตจากแหล่งน้ำจืดอาจถูกยับยั้งการเจริญเติบโตได้ถ้าในตุ๊กตางมีโซเดียมคลอไรด์ในระดับความเข้มข้นเท่าที่มีอยู่ในน้ำทะเล (ประมาณ 27 ก./ล.) อย่างไรก็ตามก็มีรายงานถึงความสามารถในการปรับตัวของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตจากแหล่งน้ำจืดบางสายพันธุ์ ซึ่งสามารถทนอยู่ในตุ๊กตางที่มีระดับความเข้มข้นของโซเดียมคลอไรด์สูงเท่ากับในระดับความเข้มข้นในน้ำทะเล และบางพวกจะสามารถปรับตัวให้อยู่ได้ทั้งในระดับความเข้มข้นของโซเดียมคลอไรด์เท่ากับ 60 ก./ล. หรือแม้ไม่มีโซเดียมคลอไรด์อยู่เลยก็ตาม

3) พีเอช

ช่วงพีเอชที่เหมาะสมต่อแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตจะอยู่ในค่าเป็นกลางคือ 7 และมักถูกยับยั้งเมื่อค่าพีเอชต่ำกว่า 6 หรือสูงกว่า 9 อย่างไรก็ตามพบว่าปฏิกิริยารีดักชันซัลเฟตสามารถเกิดขึ้นได้ในแหล่งน้ำจืดจากเหมืองแร่ซึ่งมีค่าพีเอชในแหล่งน้ำประมาณ 3 - 4 แต่เมื่อนำแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตจากแหล่งน้ำนี้มาเพาะเชื้อและทดสอบกลับพบว่าจะถูกยับยั้งการเจริญเติบโต เมื่อพีเอชต่ำกว่า 6 ทำให้เกิดข้อสันนิษฐานว่าแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตที่อยู่ในแหล่งน้ำของเหมืองแร่จะอาศัยอยู่ในช่องว่างหรือรูขนาดเล็กมาก

(microniches) ซึ่งจะมีค่าพีเอชที่สูงขึ้นและเหมาะสมต่อการดำรงชีพมากกว่า โดยค่าพีเอชที่สูงขึ้นในช่องว่างขนาดเล็กที่มีแบคทีเรียรี-ดิฟฟ์ซัลเฟดอาศัยอยู่นี้ อาจเกิดจากผลของปฏิกิริยาการออกซิโดรีดักชันของอาหารของแบคทีเรียรีดิฟฟ์ซัลเฟด ทั้งนี้เมื่อพิจารณาถึงปฏิกิริยาการย่อยสลายสารอาหารของแบคทีเรียรีดิฟฟ์ซัลเฟดพบว่า อาจเป็นปฏิกิริยาที่มีการใช้ไฮโดรเจนไอออนหรือเป็นปฏิกิริยาการสร้างบัพเฟอร์ เช่น ไบคาร์บอเนตหรือไบซัลไฟด์เมื่อใช้ไฮโดรเจนหรืออะซิเตดเป็นสารอาหาร แต่เมื่อสารอาหารคือสารอินทรีย์ไข่ม้วน ผลของปฏิกิริยาการย่อยสลายสารอาหารจะผลิตไฮโดรเจนไอออนขึ้นมาทำให้ค่าพีเอชตกลงได้ อย่างไรก็ตามโดยภาพรวมเมื่อพิจารณาไฮโดรเจนไอออนร่วมกับไบคาร์บอเนตหรือไบซัลไฟด์ที่เกิดขึ้นจากปฏิกิริยาซัลเฟดรีดักชัน สามารถมองได้ว่าถ้าก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์หรือไฮโดรเจนซัลไฟด์หนีออกจากตัวกลางได้ ปฏิกิริยาซัลเฟดรีดักชันมักทำให้ค่าพีเอชสูงขึ้นเสมอ

4) ความมีชีวิตรอดในสภาวะที่มีออกซิเจน

ถึงแม้ว่าแบคทีเรียรีดิฟฟ์ซัลเฟดจัดเป็นแบคทีเรียชนิดทนออกซิเจนไม่ได้แม้มีปริมาณเพียงเล็กน้อยก็ตาม แต่ก็พบว่ายังดำรงชีพอยู่ได้เมื่ออยู่ในสภาวะที่มีออกซิเจนอิสระอยู่ชั่วคราว และสามารถฟื้นตัวได้เมื่อกลับเข้าสู่สภาพไร้ออกซิเจน นอกจากนี้พบว่าซัลไฟด์ที่มีอยู่ในตัวกลางมีบทบาทต่อผลกระทบของออกซิเจนที่มีต่อแบคทีเรียรีดิฟฟ์ซัลเฟดบางสายพันธุ์ในลักษณะที่แตกต่างกัน ในกรณีที่มีซัลไฟด์พร้อมกันกับออกซิเจนจะมีผลกระทบในทางลบมากกว่ากรณีที่มีเพียงออกซิเจนอย่างเดียว โดยแบคทีเรียรีดิฟฟ์ซัลเฟดชนิด *Desulfovibrio* สามารถทนอยู่ในสภาวะที่มีออกซิเจนได้หลายชั่วโมงแต่ต้องไม่มีซัลไฟด์อยู่ในตัวกลาง

5) การปรับเปลี่ยนรูปร่างลักษณะ : การจับกลุ่มของเซลล์และเซลล์ชนิดเส้นใย (Morphological adaptation : aggregating cells and gliding filaments)

การรวมกลุ่มของเซลล์ของแบคทีเรียรีดิฟฟ์ซัลเฟดอาจเกิดจากการปรับตัวเพื่อรับกับสภาพที่ไม่เหมาะสมต่อการดำรงชีพ เช่น ค่าพีเอช อุณหภูมิ การมีสารให้อิเล็กตรอนหรือเกลือที่อยู่ในช่วงที่ไม่เหมาะสม หรือการมีออกซิเจนในตัวกลาง ในสภาวะดังกล่าวแบคทีเรียจะแสดงลักษณะผิดปกติ (morbid) เช่น เซลล์มีขนาดใหญ่ขึ้นเนื่องจากการบวมหรือหุ้ดการเคลื่อนที่จากเดิมที่เคลื่อนที่ได้ นอกจากสาเหตุจากการปรับตัวให้รับกับสภาพที่ไม่เหมาะสมแล้ว อาจเป็นลักษณะปกติที่เกิดขึ้นตามธรรมชาติของแบคทีเรียรีดิฟฟ์ซัลเฟดบางสายพันธุ์ อย่างไรก็ตามมีการพบว่าข้อดีของการเกาะกลุ่มหรือการเกาะติดผนังก็คือจะเพิ่มประสิทธิภาพในการดึงสารอาหารที่เป็นตัวจำกัดการเจริญเติบโตได้ดีกว่าเซลล์ที่แขวนลอยอยู่ในตัวกลาง

แบคทีเรียรีดิฟฟ์ซัลเฟดชนิดเส้นใย; ลักษณะแบบเส้นใยของเซลล์แบคทีเรียจะเอื้อประโยชน์ต่อการดึงสารอาหารเพื่อใช้ในการเจริญเติบโตได้ นอกจากนี้ลักษณะแบบเส้นใยของเซลล์ช่วยต่อต้านการล่า (phagocytosis) จากพวกซิติโอตและอะมีบาที่มักใช้แบคทีเรียเป็นอาหาร

2.4.3 แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟอร์ (Sulfur Reducing Bacteria)

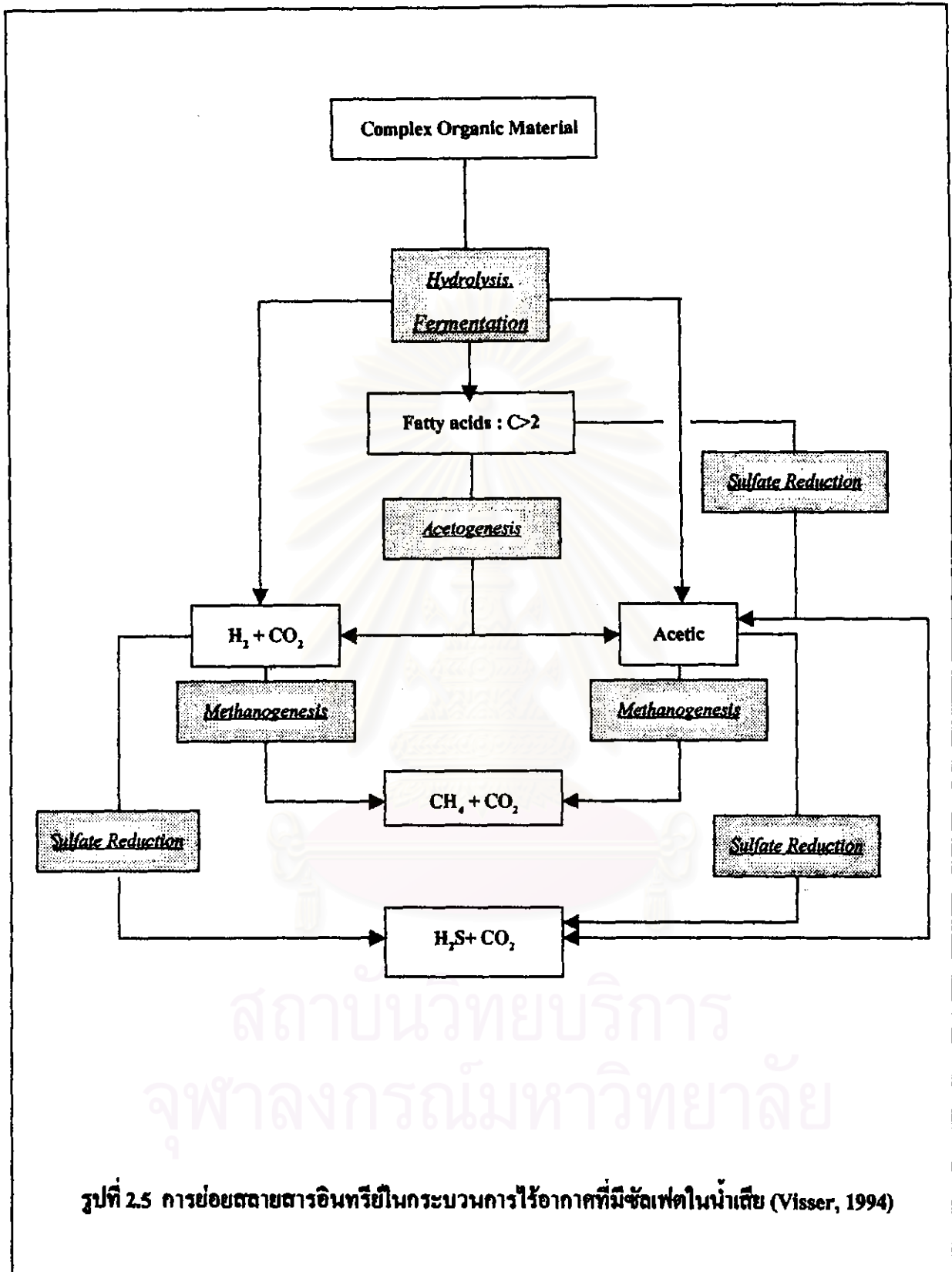
แบคทีเรียหลายชนิดสามารถรีดิวซ์ธาตุซัลเฟอร์ (elemental sulfur) ไปเป็นซัลไฟด์ แต่กลับไม่สามารถรีดิวซ์ซัลเฟตไปเป็นซัลไฟด์ อย่างไรก็ตามความสามารถในการรีดิวซ์ธาตุซัลเฟอร์ หรือสารประกอบของซัลเฟอร์ในรูปออกซิไดส์อื่นๆ เช่น ไธโอซัลเฟต, ซัลไฟด์ หรือไดเมทิลซัลฟอกไซด์ (DMSO) ยังสามารถพบได้ในแบคทีเรีย facultative anaerobe อื่นๆอีกหลายชนิด เช่น *Proteus*, *Campylobacter*, *Pseudomonas* และ *Salmonella* แต่ *Desulfuromonas* ต่างจากแบคทีเรียเหล่านี้เนื่องจากเป็น obligate anaerobe และสามารถใช้เพียงธาตุซัลเฟอร์เป็นสารรับอิเล็กตรอนได้เพียงอย่างเดียว

2.4.4 ความสัมพันธ์ของแบคทีเรียกลุ่มต่างๆ ในกระบวนการไร้อากาศที่มีซัลเฟต

ในสภาวะไร้ออกซิเจน แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตและแบคทีเรียผลิตมีเทนเป็นแบคทีเรีย 2 กลุ่มที่มีความสำคัญต่อขั้นตอนสุดท้ายในการย่อยสลายสารอินทรีย์ในน้ำเสียที่มีซัลเฟตให้เปลี่ยนไปอยู่ในรูปแร่ (mineralization) โดยแบคทีเรียทั้ง 2 ชนิด มีความคล้ายคลึงเชิงสรีรวิทยา (physiological similarities) หลายประการ Holt และคณะ (1994) (อ้างโดย Fang H.H.P., Lui Y. และ Chen T., 1997) คือมีลักษณะเป็นแบคทีเรียไร้ออกซิเจนชนิดเค็ชขาด (obligate anaerobe), มีช่วงอุณหภูมิและพีเอชที่เหมาะสมต่อการเจริญเติบโตคล้ายกัน และมีลักษณะเป็นแบคทีเรียชนิดเคโมเฮเทโรทรอปร่วมกัน ดังนั้นจึงสามารถพบแบคทีเรีย 2 กลุ่มนี้ร่วมกันในระบบบำบัดไร้ออกซิเจนที่มีซัลเฟต นอกเหนือจากแบคทีเรียสร้างกรด โดยรูปที่ 2.5 แสดงขั้นตอนการย่อยสลายสารอินทรีย์ในกระบวนการไร้ออกซิเจนเมื่อมีซัลเฟตอยู่ในน้ำเสีย

ความสัมพันธ์ระหว่างแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟต แบคทีเรียผลิตมีเทน และแบคทีเรียสร้างอะซิเตดที่มีความสำคัญจำแนกได้ดังนี้

- การแข่งขันเพื่อแย่งใช้ไฮโดรเจนและอะซิเตดเป็นสารอาหารระหว่างแบคทีเรียผลิตมีเทนและแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟต โดยผลของการแข่งขันเป็นการกำหนดผลผลิตสุดท้ายของกระบวนการย่อยสลายแบบไร้ออกซิเจน ซึ่งอาจจะได้ก๊าซมีเทนหรือซัลไฟด์
- การแข่งขันเพื่อแย่งใช้ไพโรพิโอเนตและบิวทิเรตเป็นสารอาหาร ระหว่างแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตกับแบคทีเรียสร้างอะซิเตด (acetogens)
- การแข่งขันเพื่อแย่งใช้ซัลเฟตของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตกลุ่มต่างๆ ซึ่งจะมีความสำคัญเพิ่มขึ้นที่ความเข้มข้นของซัลเฟตมีค่าต่ำ



2.4.4.1 การแข่งขันระหว่างแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตและแบคทีเรียผลิตมีเทน

ความสัมพันธ์แบบแข่งขันระหว่างแบคทีเรียทั้ง 2 กลุ่มที่ได้รับความสนใจมาก คือการแข่งขันระหว่างอะซิเตตและไฮโดรเจน ซึ่งเป็นสารอาหารหลักที่จำเป็นต่อการเจริญเติบโตของแบคทีเรียสร้างมีเทน โดยประมาณว่า 30% และ 70% ของซัลไฟด์ที่ถูกย่อยสลายในกระบวนการไร้ออกซิเจน จะถูกย่อยผ่านทางไฮโดรเจนและอะซิเตตตามลำดับ โดย hydrogenotrophic SRB ; H-SRB และ hydrogenotrophic MPB ; H-MPB คือแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตและแบคทีเรียผลิตมีเทนที่ใช้ไฮโดรเจนเป็นสารอาหารได้ ขณะที่ acetotrophic SRB ; A-SRB และ acetotrophic-MPB ; A-MPB คือแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตและแบคทีเรียผลิตมีเทนที่ใช้อะซิเตตเป็นสารอาหารได้ สำหรับปัจจัยต่างๆ ที่ใช้สำหรับการพิจารณาการแข่งขันมีดังนี้

1) ปัจจัยทางเทอร์โมไดนามิกส์

ปัจจัยทางเทอร์โมไดนามิกส์กล่าวถึงพลังงานอิสระที่ได้จากปฏิกิริยาการใช้ไฮโดรเจนและอะซิเตตเป็นสารอาหารของแบคทีเรียทั้ง 2 กลุ่ม ค่าลบของ ΔG° หมายถึง ปฏิกิริยาดังกล่าวสามารถเกิดขึ้นได้เนื่องจากเป็นปฏิกิริยาที่ได้พลังงาน ดังนั้น ปฏิกิริยาที่มีค่า ΔG° เป็นลบมากกว่าก็จะให้พลังงานออกมามากกว่า โดยตารางที่ 2.8 แสดงค่าพลังงานทางเทอร์โมไดนามิกส์ที่ได้จากการใช้สารอาหารโดยแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟต(SRB) และแบคทีเรียผลิตมีเทน(MPB)

ตารางที่ 2.8 ค่าพลังงานเทอร์โมไดนามิกส์ที่ได้จากการใช้สารอาหารโดย SRB และ MPB (Visser,1991)

Reaction	ΔG° (kJ/React.)
<i>Hydrogen-consuming</i>	
By H-SRB $4\text{H}_2 + \text{SO}_4^{2-} + \text{H}^+ \rightarrow 4\text{H}_2\text{O} + \text{HS}^-$	-152.0
By H-MPB $4\text{H}_2 + \text{HCO}_3^- + \text{H}^+ \rightarrow \text{CH}_4 + 3\text{H}_2\text{O}$	-130.8
<i>Acetate-consuming</i>	
By A-SRB $\text{CH}_3\text{COO}^- + \text{SO}_4^{2-} \rightarrow 2\text{HCO}_3^- + \text{HS}^-$	-39.5
By A-MPB $\text{CH}_3\text{COO}^- + \text{H}_2\text{O} \rightarrow \text{CH}_4 + \text{HCO}_3^-$	-28.2

จากตารางที่ 2.8 จะเห็นได้ว่าพลังงานที่ได้จากการใช้ไฮโดรเจนและอะซิเตตเป็นสารอาหารของ H-SRB และ A-SRB มีความได้เปรียบเหนือ H-MPB และ A-MPB เนื่องจากได้ค่า ΔG° เป็นลบมากกว่า ดังนั้นเมื่อพิจารณาปัจจัยทางเทอร์โมไดนามิกส์ กรณีที่สารอาหารไม่เป็นตัวจำกัดการเจริญเติบโตแล้ว แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตมีแนวโน้มที่จะเอาชนะแบคทีเรียผลิตมีเทนได้

2) ปัจจัยทางโคเนติก

สมการทางโคเนติกที่นำมาใช้ในการพิจารณาการแข่งขันแย่งใช้สารอาหารชนิดเดียวกันเพื่อการดำรงชีพและการเจริญเติบโตระหว่างแบคทีเรีย 2 กลุ่มที่อาศัยอยู่ร่วมกันคือ

$$\mu = \frac{\mu_{\max} S}{K_s + S} \quad (2.1)$$

μ = อัตราการเจริญเติบโตจำเพาะ (เวลา⁻¹)

μ_{\max} = อัตราการเจริญเติบโตจำเพาะ สูงสุด (เวลา⁻¹)

S = ความเข้มข้นของสารอาหารที่พิจารณาในระบบ (มวลสารอาหาร/ปริมาตร)

K_s = ความเข้มข้นของสารอาหารที่พิจารณาเมื่ออัตราการเจริญเติบโตจำเพาะ มีค่าเป็นครึ่งหนึ่งของอัตราการเจริญเติบโตจำเพาะ สูงสุด (มวลสารอาหาร/ปริมาตร)

พิจารณาอัตราส่วน

$$\frac{\mu_1}{\mu_2} = \frac{\mu_{\max 1}}{\mu_{\max 2}} \times \frac{K_{s2} + S}{K_{s1} + S} \quad (2.2)$$

อัตราส่วนดังกล่าว ได้จากการนำสมการ(2.1) ที่แทนค่าด้วยค่าตัวแปรของแบคทีเรียอีโคอีคอสซิสเต็มและแบคทีเรียผลิตมีเทนมาเข้าอัตราส่วน และเนื่องจากเป็นการเปรียบเทียบระหว่างแบคทีเรีย 2 กลุ่มที่ใช้สารอาหารชนิดเดียวกันในระบบเดียวกัน ดังนั้น ค่า S ซึ่งเป็นตัวแปรร่วมสำหรับสมการ(1) จะตัดกันออกไป และจะได้อัตราส่วนตามที่แสดงในสมการ(2.2) ซึ่งสามารถนำมาใช้ในการพิจารณาเปรียบเทียบการแข่งขันเพื่อการดำรงชีพและการเจริญเติบโตระหว่างแบคทีเรีย 2 กลุ่มที่อาศัยอยู่ร่วมกันได้ โดยตัวห้อย 1 และ 2 เป็นค่าตัวแปรของแบคทีเรียอีโคอีคอสซิสเต็มและแบคทีเรียผลิตมีเทนตามลำดับ

- ในกรณีที่ S น้อยกว่า K_s อย่างมาก สมการ(2.2)จะลดรูปลงเป็นสมการ(2.3)

$$\frac{\mu_1}{\mu_2} = \frac{\mu_{\max 1} / K_{s1}}{\mu_{\max 2} / K_{s2}} \quad (2.3)$$

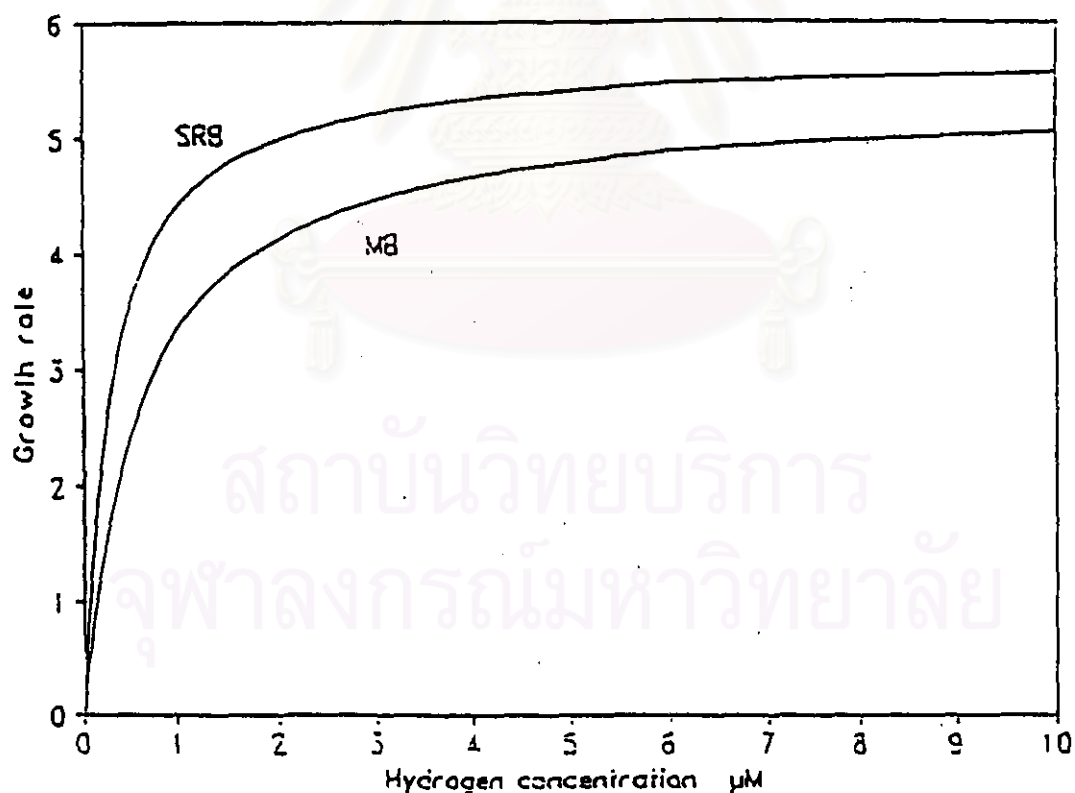
จากสมการที่ (2.3) จะได้ว่าอัตราส่วน μ_{\max} / K_s จะเป็นพารามิเตอร์ที่กำหนดอัตราการเจริญเติบโตของแบคทีเรียแต่ละกลุ่ม และสามารถนำมาใช้เปรียบเทียบการแข่งขันระหว่างแบคทีเรีย 2 กลุ่ม ในสภาวะที่สารอาหารเป็นตัวกำหนดการเจริญเติบโต เมื่ออยู่ในสภาวะแวดล้อมเดียวกันได้

- ในกรณีที่ S มากกว่า K_s อย่างมาก สมการ(2.2)จะลดรูปลงเป็นสมการ(2.4)

$$\frac{\mu_1}{\mu_2} = \frac{\mu_{max1}}{\mu_{max2}} \text{-----}(2.4)$$

จากสมการที่ (2.4) จะได้ว่า เมื่ออยู่ในสภาวะที่สารอาหารไม่จำกัดการเจริญเติบโต (มีมากเกินไป) จะเป็นค่าอัตราการเจริญเติบโตสูงสุด (μ_{max}) ที่นำมาใช้เปรียบเทียบการแข่งขันระหว่างแบคทีเรีย 2 กลุ่ม เมื่ออยู่ในสภาวะแวดล้อมเดียวกัน ดังนั้น ค่าพารามิเตอร์ทางโคเนคติกที่สำคัญในการใช้พิจารณาการแข่งขันเพื่อการดำรงชีพและเจริญเติบโตในสภาวะแวดล้อมเดียวกันคือ μ_{max} และอัตราส่วน μ_{max}/K_s โดยค่าที่มากกว่าแสดงถึงความสามารถในการเจริญเติบโตได้ดีกว่า

ในกรณีที่สารอาหารที่พิจารณา คือ ไฮโดรเจน Visser (1994) ได้แสดงรูปกราฟอัตราการเจริญเติบโตของ H-SRB เทียบกับ H-MPB เมื่อใช้ไฮโดรเจนเป็นสารอาหารโดยได้อ้างอิงข้อมูลของ Robinson และ Tiedje (1984) ดังรูปที่ 2.6



รูปที่ 2.6 อัตราการเจริญเติบโตของ H-SRB และ H-MPB ที่ความเข้มข้นไฮโดรเจนต่าง ๆ (Visser, 1994)

รูปที่ 2.6 แสดงอย่างเด่นชัดว่า H-SRB มีอัตราการเจริญเติบโตสูงกว่า H-MPB ในทุกๆ ความเข้มข้นไฮโดรเจน โดยข้อมูลนี้สอดคล้องกันในงานวิจัยหลายๆ ชิ้น (Visser, 1994) นอกจากนั้น H-SRB จะมีความได้เปรียบทางโคเนติกที่เหนือกว่า H-MPB หลายประการ ตัวอย่างเช่น อัตราการเจริญเติบโตที่สูงกว่า มีค่า K_s ต่ำกว่า (better substrate affinity) และค่ายึดตัวของเซลล์สูงกว่า Widdel (1983), Rinzema และ Lettinga (1988) (อ้างถึงใน Visser, 1994) จากข้อมูลเหล่านี้ สามารถสันนิษฐานได้ว่า (Visser, 1994) ในดังปฏิบัติการไร้ออกซิเจน H-SRB สามารถแข่งขันไฮโดรเจนจาก H-MPB ได้ทั้งหมด ถ้ามีปริมาณซัลเฟตเพียงพอ ดังนั้นถ้ามีปริมาณซัลเฟตอย่างเพียงพอ 30% ของซีไอดีทั้งหมดที่ถูกย่อยสลายผ่านทางไฮโดรเจน จะถูกใช้ในปฏิกิริยาซัลเฟดรีดักชันทั้งหมด แทนที่จะถูกใช้ในปฏิกิริยาการผลิตมีเทน โดย Lovely และคณะ (1982) และ Lovely (1985) (อ้างถึงใน Visser, 1994) ได้อธิบายในลักษณะที่ว่า เนื่องจาก H-SRB มีความสามารถในการใช้ไฮโดรเจนได้เหนือกว่า H-MPB ดังนั้น ความเข้มข้นไฮโดรเจนที่เหลือจากการใช้ของ H-SRB จะมีค่าต่ำกว่าที่ H-MPB จะสามารถนำไปใช้ได้

สำหรับอะซิเตด ตารางที่ 2.9 แสดงค่าพารามิเตอร์ทางโคเนติกของ SRB และ MPB บางสายพันธุ์เมื่อใช้อะซิเตดเป็นสารอาหาร โดยพารามิเตอร์ทางโคเนติกที่นำมาใช้ในการพิจารณาเปรียบเทียบความสามารถในการเจริญเติบโตและการใช้สารอาหารของแบคทีเรียต่างชนิดกัน คือ ค่า μ_m (อัตราการเจริญเติบโตสูงสุดจำเพาะ) ถ้ามีค่าสูงกว่า หมายถึงเจริญเติบโตได้ดีกว่า, ค่า K_s (ความเข้มข้นของสารอาหารที่อัตราการเจริญเติบโตเป็นครึ่งหนึ่งของอัตราการเจริญเติบโตสูงสุดหรือ substrate affinity) โดยถ้ามีค่าต่ำหมายความว่าสามารถดึงสารอาหารชนิดนั้นมาใช้ได้ดี สำหรับค่า Y (ยึด) ไม่ใช่พารามิเตอร์ที่นำมาใช้ในการเปรียบเทียบ แต่เป็นค่าที่แสดงปริมาณเซลล์ที่เกิดขึ้นเมื่อเปรียบเทียบกับสารอาหารที่บริโภคเข้าไป โดยถ้ามีค่ามากกว่า หมายความว่าเมื่อใช้สารอาหารเท่ากัน จะสามารถสร้างเซลล์ได้มากกว่า

จากตารางที่ 2.9 พบว่า โดยรวมค่า K_s ของ A-SRB จะต่ำกว่าค่าของ A-MPB และค่า μ_m ของ A-SRB จะสูงกว่า A-MPB ดังนั้นแสดงว่า A-SRB มีความได้เปรียบ A-MPB ในปัจจัยด้านโคเนติกเช่นเดียวกับที่ H-SRB ที่เหนือกว่า H-MPB นั่นคือ โดยปัจจัยทางโคเนติกแล้ว SRB มีความได้เปรียบ MPB ในการใช้ทั้งไฮโดรเจนและอะซิเตดเป็นสารอาหาร

ตารางที่ 2.9 ค่าพารามิเตอร์ไคเนติกของ A-SRB และ A-MPB บางสายพันธุ์ เมื่อใช้อะซิเตดเป็นสารอาหาร (Visser, 1994)

	K_s m.M.	μ_m day ⁻¹	Y g VSS. mol ⁻¹ C ₂	PH.	T °C	REF
SRB						
<i>Desulfohalobacter</i>						
<i>postagei</i>		1.03	2.56		28	1
<i>Desulfotomaculum</i>						
<i>acetoxidans</i>		0.55	5.52	7.1	36	2
<i>acetoxidans</i>		1.44	7.55	7.1	36	3
<i>Desulfonema</i>						
<i>limicola</i>		0.55		7.6	30	4
Enrichment culture	0.10	0.51			31	5
Biofilm	0.17	0.015	3.7	7.5	30	6
Granular sludge	0.9	0.11		7.5	30	7
crushed granular sludge	0.17	0.06		7.5	30	7
MB						
<i>Methanotrix</i>						
<i>soehngeni</i>	0.44	0.11	1.47	7.6	37	8
<i>concilii</i>	1.20	0.69	1.15	7.2	35	9
<i>Methanosarcina</i>						
<i>barkeri</i>	0.69	2.4		6.3	35	10
Enrichment culture	5.60	0.26	3.2		30	11
Enrichment culture	0.55	0.037		7.5	30	6
Granular sludge	0.9	0.08		7.5	30	7
crushed granular sludge	0.41	0.04		7.5	30	7
1 Brandis-Heep et al. 1983 ; 2 Widdel and Pfennig 1977 ; 3 Widdel and Pfennig 1981; 4 Widdel 1980 ; 5 Middleton and Lawrence 1977 ; 6 Yoda et al. 1987 ; 7 Visser (1994) ; 8 Huser 1981 ; 9 Patel 1984 ; 10 Powell et al. 1983 ; 11 Lawrence and Mc Carty 1969						

3) ความสามารถในการยึดเกาะของแบคทีเรีย (*immobilisation of bacteria*)

ในถังปฏิกรณ์ไร้อากาศที่รับภาระบรรทุกสารอินทรีย์สูง สามารถรักษาเวลาดักเซตต์ได้ยาวนาน ส่วนหนึ่งเนื่องจากความสามารถในการยึดเกาะหรือเกาะตัวเป็นเม็ลของแบคทีเรียแต่ละชนิด อย่างไรก็ตาม ความสามารถดังกล่าวจะแตกต่างกันไปในแบคทีเรียแต่ละชนิด พวกที่เกาะยึดได้ดีจะคงอยู่ในระบบ ขณะที่พวกเกาะยึดได้ไม่ดีจะถูกคัดออกไปกับน้ำออก

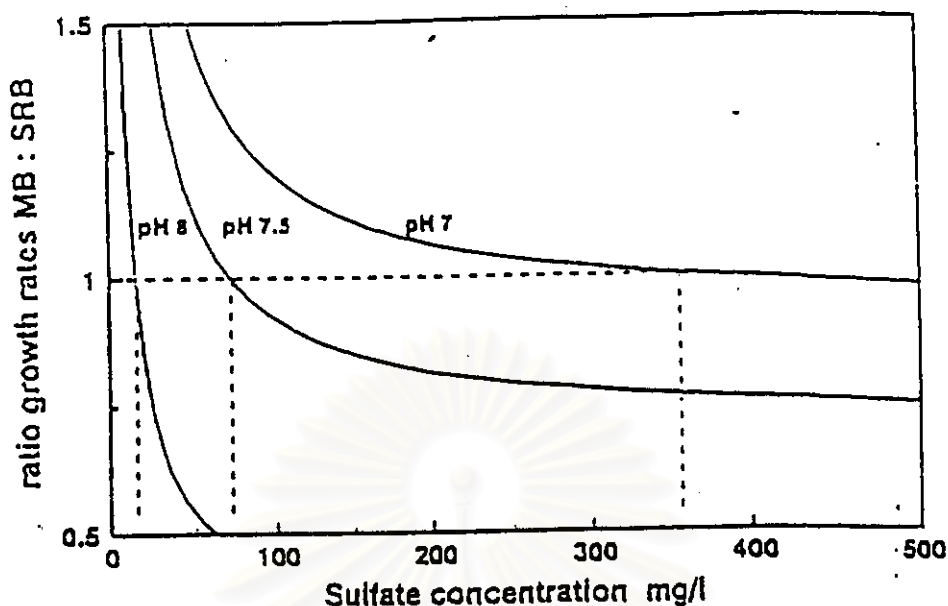
Isa Z., Grusenmeyer S. และ Verstracte W. (1986b) สรุปว่า ความสามารถในการเกาะติดของแบคทีเรียผลิตมีเทนที่เหนือกว่าแบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟตเป็นเหตุผลสำคัญหนึ่งที่ทำให้ แบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟตใช้สัดส่วนของซีโอไลต์ได้เพียง 10 -20% ของทั้งหมด โดยใช้ถังกรองไร้อากาศที่รับภาระบรรทุกสารอินทรีย์สูง

Visser และคณะ (1993) ทำการทดลองเกี่ยวกับการเกิดเม็ลตะกอนแบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟตและแบคทีเรียผลิตมีเทนในถังปฏิกรณ์ยูเอเอสบี พบว่าในระบบที่สภาพแวดล้อมและสารอาหารเหมาะสมต่อการเจริญเติบโตของแบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟตเต็มที่ สัตว์ภายในระบบไม่จับตัวเป็นเม็ล แต่มีลักษณะเป็นฟล็อก ขณะที่ในระบบที่สภาพแวดล้อมและสารอาหารเหมาะสมต่อการเจริญเติบโตของแบคทีเรียผลิตมีเทนเต็มที่หรือเหมาะสมต่อการแข่งขันของแบคทีเรียทั้ง 2 ชนิด พบว่า สัตว์ในระบบจะจับตัวเป็นเม็ล แสดงว่าแบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟตไม่สามารถจับตัวเป็นเม็ลได้โดยลำพัง อย่างไรก็ตามเมื่ออยู่ร่วมกับแบคทีเรียผลิตมีเทนก็สามารถจับตัวเป็นเม็ลได้ โดยสันนิษฐานว่าแบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟตอาจให้แบคทีเรียผลิตมีเทนเป็นแกนในการจับตัวเป็นเม็ล

นอกจากนี้ Visser (1994) ได้วิจารณ์วิธีการวัดและวิเคราะห์ข้อมูลในงานของ Isa และคณะ (1986a,b) โดยระบุว่ามิถุนายนหรือเกี่ยวข้องกับวิธีการนับจำนวนแบคทีเรียและได้ตั้งคำถามต่อการนำข้อสรุปในงานดังกล่าวมาใช้อ้างอิง ขณะเดียวกันก็ได้ยืนยันถึงความสามารถของแบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟตในการยึดเกาะว่าเพียงพอที่จะแข่งขันกับแบคทีเรียสร้างมีเทนที่มีความสามารถจับตัวเป็นเม็ลหรือเก็ลในการแย่งใช้ไฮโดรเจนและอะซิเตตเป็นสารอาหาร ในถังปฏิกรณ์ไร้อากาศที่รับภาระบรรทุกสารอินทรีย์สูงได้

4) ความเข้มข้นของซัลเฟตในระบบ

ในระบบที่ความเข้มข้นซัลเฟตถูกจำกัด อัตราการเจริญเติบโตของแบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟตจะถูกจำกัดไปพร้อมกัน และจะทำให้แบคทีเรียสร้างมีเทนสามารถเจริญเติบโตโดดเด่นขึ้นมาแทนได้ รูปที่ 2.7 แสดงผลของความเข้มข้นซัลเฟตในระบบต่ออัตราการเจริญเติบโตของ A-MPB และ A-SRB ในแต่ละความเข้มข้นซัลเฟต ซึ่งแสดงอย่างชัดเจนถึงโอกาสที่สูงขึ้นของ A-MPB ในการเอาชนะ A-SRB เมื่อความเข้มข้นของซัลเฟตในระบบมีค่าต่ำ



รูปที่ 2.7 ผลของความเข้มข้นซัลเฟตในระบบต่ออัตราการเจริญเติบโตของ A-MPB และ A-SRB (Visser, 1994)

นอกจากนั้น เมื่อปริมาณซัลเฟตในระบบถูกจำกัด แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตประเภทต่างๆ จะยังต้องแข่งขันกันเองเพื่อแย่งใช้ซัลเฟตที่มีอยู่อย่างจำกัด โดยตารางที่ 2.10 แสดงค่า K_s - SO_4^{2-} ของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตบางสายพันธุ์ ซึ่งเห็นได้อย่างชัดเจนว่า A-SRB ที่เลี้ยงแบบ enrichment cultures และ A-SRB ชนิด *Desulfobacter postgei* มีค่า K_s - SO_4^{2-} สูงสุด หมายถึงมี affinities ในการใช้ซัลเฟตต่ำสุด Laanbroek และคณะ (1984) (อ้างโดย Visser, 1994) ได้จัดลำดับ affinities ของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟต ชนิดต่างๆ ตามลำดับ สูง-ต่ำ ดังนี้ : *Desulfovibrio*, *Desulfobulbus* และ *Desulfobacter* ซึ่งเป็นจีโนมของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟต ที่มีความชอบในการย่อยไฮโดรเจน ไพรอซิโอเนดและอะซิเตตเป็นสารอาหาร ตามลำดับ

ดังนั้น ในสภาวะที่มีปริมาณซัลเฟตจำกัด A-SRB จะถูกแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตที่ย่อยสารอื่นๆ แย่งใช้ซัลเฟตไปได้มากกว่า ซึ่งเป็นผลคือ A-MPB ในการใช้อะซิเตต ในทางกลับกันถ้ามีปริมาณซัลเฟตมากเกินไปการแย่งใช้ซัลเฟตจะไม่ไร้ประเด็นสำคัญ อย่างไรก็ตามจะต้องคำนึงถึงข้อจำกัดด้านการแพร่ (diffusion limitation) ของซัลเฟตเข้าสู่ฟิล์มชีวหรือเม็ดสแตคค์ (sludge granule) Nielsen (1987) (อ้างโดย Visser, 1994) ให้ค่าความเข้มข้นของซัลเฟตที่จะจำกัดการใช้ในถังปฏิกรณ์แบบฟิล์มชีวเท่ากับ 50 มก./ล. และ Lens (1994) (อ้างโดย Visser, 1994) ได้คำนวณค่าความเข้มข้นซัลเฟตที่จะจำกัดการใช้ในเม็ดสแตคค์ไว้ ซึ่งมีค่าน้อยกว่าหรือเท่ากับ 300 มก./ล.

ตารางที่ 2.10 ค่า K_s - SO_4^{2-} ของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตบางสายพันธุ์ (Visser, 1994)

	K_s - SO_4^{2-} (mg.l ⁻¹)	Ref.
<i>Desulfovibrio vulgaris</i> (Marburg)	0.5	1
<i>Desulfovibrio vulgaris</i> (Hildenborough)	3	1
<i>Desulfovibrio sapovorans</i>	0.7	1
<i>Desulfovibrio salexigens</i>	7	1
<i>Desulfobacter postagei</i>	19	2
Enrichment culture ^a	45	3
Enrichment culture ^b	30	4

1. Ingvorsen and Jorgensen 1984, 2. Ingvorsen et al. 1984, 3. Yoda et al. 1987, 4. Middleton and Lawrence 1977

^a biofilm, electron donor acetate. ^b suspended sludge, electron donor acetate

5) อัตราส่วนซีโอไซด์ต่อซัลเฟต

ปัจจัยทางโคเนดิกและเทอร์โมไดนามิกส์ที่ได้กล่าวข้างต้นแสดงถึงความได้เปรียบของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตต่อแบคทีเรียผลิตมีเทนในการเจริญเติบโตและใช้สารอาหาร นอกจากนี้ ความสามารถในการยึดเกาะของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตก็มีเพียงพอในการแข่งขันกับแบคทีเรียผลิตมีเทน ขณะที่ระดับความเข้มข้นของซัลเฟตที่อยู่ในระบบก็เป็นตัวแปรในการกำหนดผลแพ้ชนะของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตและแบคทีเรียผลิตมีเทนอย่างมีนัยสำคัญ เช่นในกรณีที่ซัลเฟตเป็นตัวจำกัดการเจริญเติบโตของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟต แบคทีเรียผลิตมีเทนก็มีโอกาสที่จะเอาชนะแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตได้ หรือในกรณีที่สารอินทรีย์ในระบบมีอยู่อย่างจำกัดในขณะที่มีซัลเฟตเหลือเฟือ ซีโอไซด์เป็นตัวจำกัดการเจริญเติบโตของแบคทีเรียทั้ง 2 ประเภท แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตก็มีโอกาสเอาชนะแบคทีเรียผลิตมีเทนได้ จากเหตุผลดังกล่าว งานวิจัยเกี่ยวกับการแข่งขันระหว่างแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตและแบคทีเรียผลิตมีเทนในช่วงหลังๆ จะให้ความสนใจกับค่าอัตราส่วนซีโอไซด์ต่อซัลเฟต โดยที่ศักยภาพของแบคทีเรียผลิตมีเทนในการเอาชนะแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตจะเพิ่มขึ้นเมื่ออัตราส่วนนี้เพิ่มขึ้น ในทางกลับกัน แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตจะมีศักยภาพในการเอาชนะแบคทีเรียผลิตมีเทนเมื่ออัตราส่วนนี้ลดลง โดยที่ความเข้มข้นของซัลไฟด์ที่เกิดขึ้นจะต้องไม่สะสมจนเป็นพิษต่อแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟต อย่างไรก็ตามยังไม่มีค่าตัวเลขของอัตราส่วนซีโอไซด์ต่อซัลเฟตที่แน่นอนในการชี้ถึงผลแพ้ชนะระหว่างแบคทีเรีย 2 กลุ่ม ตารางที่ 2.11 แสดงค่าอัตราส่วนระหว่างซีโอไซด์ต่อซัลเฟตที่มีการศึกษาหรืออ้างอิง

ตารางที่ 2.11 อัตราส่วนซีไอค่อซัลเฟตที่มีการศึกษาหรืออ้างอิง

ลำดับ ที่	อัตราส่วนซีไอค่อซัลเฟต		ชนิด	ชนิด	ผู้วิจัย
	SRB ขณะ	MPB ขณะ	สารอาหาร	ตั้งปฏิกรณ์	
1	0.5	6	บิวทีเรต	Chemostat	Mizuno O., Li Y.Y. และ Noike T. (1994)
2	1.6	3.7	-	ขวดซีรัม	McCartney และ Oleszkiewicz (1993)
3	1.7	2.7	แลกเตต	-	Choi และคณะ (1991)
4	-	>1	-	-	Prasad และคณะ (1991)

6) ปัจจัยอื่นๆ

- อุณหภูมิ

ผลของการเปลี่ยนแปลงอุณหภูมิในช่วงมีไซฟิติกกระทบต่อการแข่งขันระหว่างแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตและแบคทีเรียผลิตมีเทนไม่มากนัก ขณะที่ในช่วงเทอร์โมฟิติกจะมีผลที่เห็นได้ชัดเจนกว่า Visser และคณะ (1993a) (อ้างโดย Visser, 1994) ทำการศึกษาผลของการเปลี่ยนแปลงอุณหภูมิในช่วงสั้นๆ ต่อการเกิดปฏิกิริยาซัลเฟตรีดักชันและปฏิกิริยาผลิตมีเทนในถังปฏิกรณ์ยูเอสบีเมื่อใช้อะซิเตดเป็นสารอาหาร โดยพบว่าเมื่ออุณหภูมิเพิ่มอย่างกระทันหันเป็น 55°C จะเอื้อให้แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตได้เปรียบเหนือแบคทีเรียผลิตมีเทน นอกจากนี้พบว่าอัตราการใช้สารอาหารของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตมีค่าเพิ่มขึ้น ภายหลังการเพิ่มของอุณหภูมิอย่างกระทันหัน Rintella และ Lettinga (1992), Visser และคณะ (1992) (อ้างโดย Visser, 1994) ระบุว่า ในสภาวะเทอร์โมฟิติกแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตจะเอาชนะแบคทีเรียผลิตมีเทนได้ ไม่ว่าสารอาหารจะเป็นไฮโดรเจนหรืออะซิเตดก็ตาม

- พีเอช

พีเอชเป็นปัจจัยทางกายภาพที่มีความสำคัญต่อการเจริญเติบโตของแบคทีเรียทุกชนิด รวมทั้งแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตและแบคทีเรียผลิตมีเทน การศึกษาของ Visser และคณะ (1993b) (อ้างโดย Visser, 1994) พบว่าแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตจะได้เปรียบแบคทีเรียผลิตมีเทนมากขึ้น เมื่อค่าพีเอชอยู่ในช่วง 8 – 8.5 และแบคทีเรียผลิตมีเทนจะแข่งขันกับแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตได้ดีขึ้น เมื่อค่าพีเอชอยู่ในช่วง 6.3 – 7.5

- ปริมาณของเหล็กเฟอร์รัส (Fe^{2+}) ในระบบ

ผลผลิตของการเกิดซัลเฟตรีดักชันโดยแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตที่เกิดขึ้นเสมอ คือ ซัลไฟด์ ดังนั้น ความเข้มข้นของเหล็กเฟอร์รัส (Fe^{2+}) ในระบบอาจลดลงจนไม่เพียงพอต่อความต้องการของทั้งแบคทีเรียสร้างมีเทนและแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตได้ เนื่องจากเกิดการตกตะกอนผลึกของเหล็กซัลไฟด์ และถึงแม้จะมีงานวิจัยที่ระบุว่าแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตมีความต้องการปริมาณธาตุเหล็กสูงก็ตาม Postgate (1979) (อ้างโดย Visser, 1994) แต่ก็ไม่สามารถสรุปได้ว่าแบคทีเรียผลิตมีเทนจะชนะแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตในระบบที่มีความเข้มข้นของธาตุเหล็กจำกัด ทั้งนี้เพราะธาตุเหล็กก็เป็นธาตุอาหารที่สำคัญต่อแบคทีเรียสร้างมีเทนด้วยเช่นกัน

- เชื้อ (seed) ที่นำมาใช้เมื่อเริ่มเดินระบบและระยะเวลาในการทดลอง

ชนิดเชื้อที่นำมาใช้ในการเริ่มเดินระบบมีผลอย่างมากต่อระยะเวลาที่แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตจะต้องใช้เพื่อเจริญเติบโตและเพิ่มจำนวนเหนือพวกแบคทีเรียผลิตมีเทน โดยถ้าเชื้อที่ได้จากการเลี้ยงด้วยอาหารที่มีอัตราส่วนซีโอไซด์ต่อซัลเฟตสูงมาใช้ในการเริ่มเดินระบบ ก็จะใช้เวลาค่อนข้างนานเพื่อให้แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตชนะแบคทีเรียผลิตมีเทน ถึงแม้จะเลี้ยงด้วยน้ำเสียที่มีอัตราส่วนซีโอไซด์ต่อซัลเฟตมีค่าต่ำก็ตาม โดยเฉพาะ A-SRB อย่างไรก็ตาม สำหรับ H-SRB มักจะพบว่าสามารถเจริญเติบโตและชนะ H-MPB ได้อย่างรวดเร็วถึงแม้เชื้อที่นำมาใช้ได้จากการเลี้ยงด้วยอาหารที่มีอัตราส่วนซีโอไซด์ต่อซัลเฟตสูง ทั้งนี้อาจเป็นเพราะทั้ง I-SRB และ H-SRB สามารถดำรงชีวิตอยู่ในสภาวะที่มีความเข้มข้นซัลเฟตต่ำได้ และจะทำหน้าที่คล้ายแบคทีเรียผลิตอะซิเตดแทน โดยงานของ Visser และคณะ (1993c) (อ้างโดย Visser, 1994) ยืนยันแนวคิดนี้ โดยพบว่าเมื่อนำเชื้อที่ได้จากการเลี้ยงด้วยอาหารที่มีความเข้มข้นซัลเฟตสูงมาใช้ในถังปฏิกรณ์ยูเอเอสบีและป้อนด้วยน้ำเสียที่ปราศจากซัลเฟต จะทำให้จำนวนเซลล์ของ A-SRB ลดน้อยลงมาก ขณะที่ H-SRB ยังคงมีอยู่ในปริมาณสูง

2.4.4.2 การแข่งขันระหว่างแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตและแบคทีเรียสร้างอะซิเตด

จนถึงปัจจุบันความรู้เกี่ยวกับการแข่งขันระหว่างแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตกับแบคทีเรียสร้างอะซิเตด ยังมีไม่มากนัก (Visser, 1994) โดยสันนิษฐานว่าแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตจะชนะแบคทีเรียสร้างอะซิเตดได้เมื่อความเข้มข้นซัลเฟตในระบบสูง แต่ก็ยังไม่มีรายละเอียดที่ชัดเจน อย่างไรก็ตามสามารถจำแนกพฤติกรรมของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตในการย่อยสลายสารอินทรีย์เมื่อพิจารณาตามชนิดของสารรับอิเล็กตรอนที่แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตใช้ได้ จะมี 2 ลักษณะคือ

- การย่อยสลายสารอินทรีย์โดยใช้ซัลเฟตเป็นสารรับอิเล็กตรอน เมื่อมีซัลเฟตมากเกินไป
- การย่อยสลายสารอินทรีย์โดยใช้สารอินทรีย์เป็นสารรับอิเล็กตรอน เมื่อซัลเฟตมีปริมาณจำกัด

ซึ่งทั้ง 2 กรณีข้างต้นถูกกำหนดโดยปริมาณซัลเฟตที่มีอยู่ในระบบ

- กรณีที่มีซัลเฟตมากเกินไป

สารอินทรีย์จะถูกย่อยสลายโดยแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตและจะใช้ซัลเฟตเป็นสารรับอิเล็กตรอน ซึ่งอาจจะเป็นได้ทั้งการย่อยสลายอย่างสมบูรณ์จนได้คาร์บอนไดออกไซด์ หรือการย่อยสลายไม่สมบูรณ์ และได้อะซิเตตเหลือออกมา และเมื่อพิจารณาถึงอัตราการเจริญเติบโตที่สูงกว่าของ I-SRB เมื่อเทียบกับ C-SRB ดังนั้น การย่อยสลายสารอินทรีย์อย่างไม่สมบูรณ์น่าจะเกิดขึ้นได้มากกว่า โดยในสภาวะดังกล่าวแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตน่าจะชนะแบคทีเรียสร้างอะซิเตตได้

- กรณีที่มีซัลเฟตมีปริมาณจำกัดหรือไม่มี

- แบคทีเรียสร้างกรดและแบคทีเรียสร้างอะซิเตตจะทำหน้าที่ในการย่อยสลายสารอินทรีย์ ขณะเดียวกันแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตจะใช้ซัลเฟตที่อยู่เป็นสารรับอิเล็กตรอนในการย่อยไฮโดรเจนที่เกิดขึ้นจากแบคทีเรียสร้างอะซิเตต ซึ่งถือว่าเป็นการพึ่งพาระหว่างกันของแบคทีเรียสร้างอะซิเตตกับ H-SRB

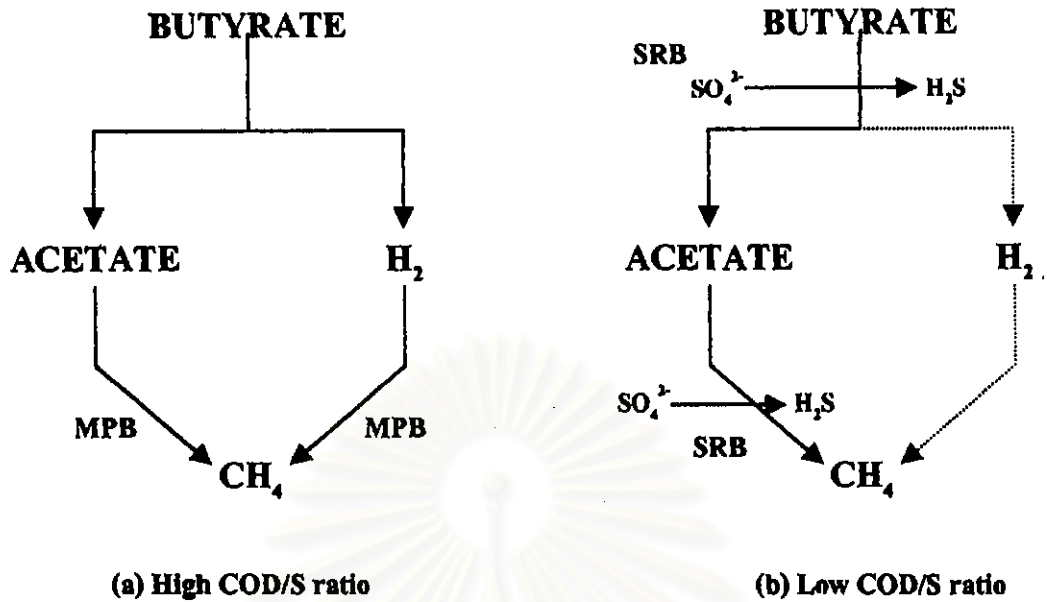
- H-SRB ที่อยู่ในระบบทำหน้าที่ย่อยสลายสารอินทรีย์โดยปฏิกิริยาการหมักได้เช่นกัน

ดังนั้นในกรณีที่มีปริมาณซัลเฟตมีจำกัด, ซัลเฟตน้อยหรือไม่มี แบคทีเรียสร้างอะซิเตตมีโอกาสที่จะเอาชนะแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตได้

- กรณีที่มีปริมาณซัลเฟตในช่วงกลาง

H-SRB จะแย่งใช้ซัลเฟตได้ดีที่สุด เมื่อเทียบกับแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตชนิดอื่นๆ และซัลเฟตที่เหลือจะถูกใช้โดยทั้ง I-SRB และ C-SRB และ จะแย่งใช้สารอินทรีย์ที่มีอยู่ในระบบกับแบคทีเรียสร้างอะซิเตต ดังนั้นปริมาณซัลเฟตที่มีอยู่ในระบบจะกำหนดโอกาสชนะของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตเช่นเดียวกับกรณีอื่น

Mizuno, O., Li, Y.Y., และ Noike, T. (1994) เสนอแผนภาพการย่อยสลายบิวทิเรตที่อัตราส่วนซีโอดีต่อซัลเฟอร์สูงและต่ำ ดังแสดงในรูปที่ 2.8 จากผลการทดลองสรุปว่า ที่อัตราส่วนซีโอดีต่อซัลเฟอร์สูง บิวทิเรตส่วนใหญ่จะถูกย่อยสลายเป็นมีเทนผ่านทางอะซิเตตและไฮโดรเจนด้วยเช่นกัน ถึงแม้จะมีซัลเฟตเพียงเล็กน้อย ซึ่งสอดคล้องกับผลการวิจัยของ Chatrain และ Zeikus (1986) (อ้างถึงใน Mizuno และคณะ, 1994) ในทางกลับกันถ้าอัตราส่วนซีโอดีต่อซัลเฟอร์ต่ำ บิวทิเรตจะถูกเปลี่ยนเป็นซัลไฟด์และอะซิเตตในขั้นตอนแรก หลังจากนั้นอะซิเตตที่เกิดขึ้นจะถูกแย่งกันใช้ต่อไปโดยแบคทีเรียสร้างมีเทนและแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตที่ใช้อะซิเตต และสารตัวกลาง (intermediate) ในการผลิตมีเทนที่สำคัญเป็นอะซิเตตมากกว่าไฮโดรเจน



รูปที่ 2.8 อิทธิพลของ อัตราส่วนซีโอดีต่อซัลเฟอร์ ต่อ pathway การย่อยบิวทีเรต (Mizuno, 1994)

—————▶ ปฏิริยาหลัก

Harada H., Uemura S. และ Momonoi K. (1994) ตี้นิยามว่าแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตอาจมีบทบาทในการลดการสะสมตัวของโพธิโอเนตโดยการย่อยให้เป็นอะซิเตต ซึ่งจะถูกนำไปใช้ต่อโดยแบคทีเรียสร้างมีเทนหรือแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟต

Visser และคณะ (1993b) (อ้างโดย Visser, 1994) รายงานว่า ในถังปฏิกรณ์ที่อัตราส่วนซีโอดีต่อซัลเฟตเท่ากับ 10 ปฏิริยาการย่อยสลายโพธิโอเนตที่เด่น คือ การสร้างอะซิเตตและไฮโดรเจนโดยแบคทีเรียสร้างอะซิเตต ขณะเดียวกันแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตที่มีอยู่ในระบบจะย่อยไฮโดรเจนที่เกิดขึ้นโดยใช้ซัลเฟตเป็นสารรับอิเล็กตรอนซึ่งจัดว่าเป็น syntrophic oxidation ของ H-SRB ที่มีต่อแบคทีเรียสร้างอะซิเตต แต่เมื่ออัตราส่วนซีโอดีต่อซัลเฟตมีค่าต่ำ ปริมาณซัลเฟตมีมากพอ แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตจะย่อยโพธิโอเนตได้โดยตรงและเป็นปฏิริยาเด่น ทั้งนี้อาจเป็นเพราะที่ความเข้มข้นซัลเฟตต่ำ แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตพวกที่สามารถย่อยโพธิโอเนตได้โดยตรงถูกจำกัดการเจริญเติบโตโดยปริมาณซัลเฟต เนื่องจากถูก H-SRB แย่งใช้ซัลเฟตไปทั้งหมด Laanbroek และคณะ (1984) (อ้างโดย Visser, 1994) สรุปว่าแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตจิโนส *Desulfovibrio* ซึ่งชอบใช้ไฮโดรเจนเป็นสารอาหารมีความสามารถในการดึงซัลเฟตไปใช้ (sulfate affinity) ดีกว่า แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตจิโนส *Desulfobulbus* ซึ่งใช้โพธิโอเนตเป็น

สารอาหาร ดังนั้นแบคทีเรียสร้างอะซิเตตสามารถแข่งขันกับแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตในการใช้โพธิโอ-
เนตได้ที่ความเข้มข้นซัลเฟตต่ำ

จากงานวิจัยที่อ้างถึงข้างต้น แสดงให้เห็นว่าแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตมีบทบาทในการย่อยสลายสาร
อินทรีย์ที่มีคาร์บอนอะตอมมากกว่า 2 ได้เช่นกัน และปัจจัยที่มีความสำคัญในการกำหนดความเด่นคือ
ปริมาณของซัลเฟตที่มีอยู่ในระบบ

2.4.5 ความเป็นพิษจากสารต่างๆ ในกระบวนการไร้อากาศที่มีซัลเฟต

2.4.5.1 ความเป็นพิษเนื่องจากซัลไฟด์

ซัลไฟด์เป็นผลิตภัณฑ์ที่เกิดจากการใช้ซัลเฟตเป็นตัวรับอิเล็กตรอนของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟต
แต่ซัลไฟด์ที่ผลิตขึ้นมานั้นเป็นพิษต่อทั้งแบคทีเรียที่ผลิตมันขึ้นมาและแบคทีเรียในระบบทั้งหมดซึ่งรวม
ทั้งแบคทีเรียผลิตมีเทนด้วย โดยรูปของซัลไฟด์ที่เป็นพิษต่อแบคทีเรียมากที่สุดคือไฮโดรเจนซัลไฟด์
ละลายน้ำที่ไม่แตกตัว ($H_2S_{(aq)}$:unionized sulfide-UIS) รองลงมาคือซัลไฟด์ทั้งหมดและที่เป็นพิษน้อยที่
สุดก็คือซัลเฟต แต่ซัลไฟด์ในน้ำจะอยู่ในรูปไอออนคู่กับพิเอชในระบบเป็นหลัก นั่นคือถ้าในน้ำมีปริมาณ
ซัลไฟด์ทั้งหมดเท่ากัน น้ำที่มีพิเอชต่ำกว่าจะมีไฮโดรเจนซัลไฟด์ละลายน้ำที่ไม่แตกตัวมากกว่าและเป็น
พิษต่อแบคทีเรียมากกว่า

Tursman&Cork (1989) (อ้างโดย McCartney และ Oleszkiewica, 1993) อธิบายว่าเซลล์ของสิ่งมี-
ชีวิตจะมีระบบขนส่งไอออนโดยเฉพาะ ดังนั้นซัลไฟด์ไอออนใดๆ ไม่สามารถผ่านเซลล์เมมเบรนเข้าไปใน
เซลล์ได้ แต่ไฮโดรเจนซัลไฟด์ละลายน้ำที่ไม่แตกตัวมีประจุเป็นกลางจะถูกผลักดันด้วยแรงดันออสโมติก
ทำให้สามารถเข้าสู่เซลล์ได้ง่ายกว่า จึงเป็นพิษมากกว่าซัลไฟด์ในรูปไอออน แต่ในกรณีที่มีความเข้มข้นของ
ซัลไฟด์ไอออนสูง ซัลไฟด์เหล่านี้ก็เป็นพิษกับเซลล์ได้เช่นกัน

สำหรับงานวิจัยที่เกี่ยวข้องกับความเป็นพิษของซัลไฟด์ต่อแบคทีเรียไร้ออกซิเจนที่ผ่านมาส่วน
ใหญ่ศึกษาไปที่กลุ่มแบคทีเรีย A-MPB ดังแสดงในตารางที่ 2.12

ตารางที่ 2.12 ความเข้มข้นไฮโดรเจนซัลไฟด์ละลายน้ำไม่แตกตัว($H_2S_{(aq)}$) และซัลไฟด์ละลายน้ำทั้งหมด (TS) ที่ยับยั้งปฏิกิริยาการผลิตมีเทนจาก A-MPB ได้ถึง 50% (Visser, 1994)

ชนิดตะกอนสลัดจ์	pH	T(°C)	H_2S (mg/l)	TS (mg/l)	Ref.
Suspended	6.5-7.4	30	100	-	1
	7.7-7.9		125	-	1
	6.3-6.4	55	18	33	2
	7.1-7.2		21	78	2
	7.9-8.0		24	400	2
Granular	6.4-6.6	30	246	357	3
	7.0-7.2		252	810	3
	7.8-8.0		50	841	3
	6.3-6.4	55	54	81	2
	7.1-7.2		75	338	2
	7.9-8.0		24	450	2

1. Oleskiewicz และคณะ, 1989 ; 2. Visser และคณะ, 1993e ; 3. Koster และคณะ, 1986

จากตารางที่ 2.12 จะเห็นได้ว่าสำหรับสลัดจ์แบบแขวนลอย เมื่อค่าพีเอชเพิ่มขึ้น A-MPB จะสามารถทนฤทธิ์ของทั้งไฮโดรเจนซัลไฟด์ละลายน้ำที่ไม่แตกตัวและซัลไฟด์ละลายน้ำทั้งหมดเพิ่มขึ้น ในทางกลับกันสำหรับสลัดจ์แบบเม็ด ผลของการยับยั้งจากไฮโดรเจนซัลไฟด์ละลายน้ำที่ไม่แตกตัวรุนแรงมากขึ้นเมื่อพีเอชสูงขึ้น และเมื่อเปรียบเทียบระหว่างสลัดจ์แบบแขวนลอยกับแบบเม็ด พบว่าสลัดจ์แบบแขวนลอยจะถูกยับยั้งโดยซัลไฟด์ได้ง่ายกว่าสลัดจ์แบบเม็ด อย่างไรก็ตามแบคทีเรียสร้างมีเทนจะสามารถฟื้นตัวขึ้นมาได้อย่างสมบูรณ์หลังจากถูกยับยั้งโดยซัลไฟด์ แต่ยังไม่มียข้อมูลเกี่ยวกับระยะเวลาการฟื้นตัวที่แน่นอน (Parkin และคณะ 1983) (อ้างโดย Visser, 1994)

สำหรับงานวิจัยที่เกี่ยวกับพิษของซัลไฟด์ต่อแบคทีเรียวิคิวซ์ซัลเฟตยังมีไม่มากนัก และยังไม่มียข้อมูลที่ชัดเจนเช่นกัน

- Reis และคณะ (1992) รายงานว่าการเติบโตของแบคทีเรียชนิด *Desulfovibrio* เมื่อใช้แลกเตดเป็นสารอาหารจะถูกยับยั้งอย่างสมบูรณ์ เมื่อความเข้มข้นไฮโดรเจนซัลไฟด์เท่ากับ 550 มก./ล. โดยมีค่าพีเอชอยู่ระหว่าง 6.2 - 6.8

- Okabe และคณะ (1992) (อ้างโดย Visser, 1994) พบว่า *Desulfovibrio desulfobulbus* ถูกยับยั้ง 50% เมื่อความเข้มข้นไฮโดรเจนซัลไฟด์เท่ากับ 250 มก./ล. ที่พีเอช 7

- Stucki และคณะ (1992) (อ้างโดย Visser, 1994) พบว่าในถังปฏิกรณ์แบบ fixed bed ที่มีสภาวะเหมาะสมต่อการเกิดซัลเฟตรีดักชันและไฮโดรเจนซัลไฟด์เป็นอาหาร จะล้มเหลวเมื่อความเข้มข้นของไฮโดรเจนซัลไฟด์มากกว่า 50 มก./ล. ซึ่งแสดงให้เห็นว่า A-SRB ไม่สามารถทนต่อพิษของซัลไฟด์ได้มากนัก

- Visser (1994) รายงานว่า A-SRB สามารถทนต่อซัลไฟด์ในระดับเดียวกับแบคทีเรียสร้างมีเทน โดยการยับยั้งที่ 50% ของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตและแบคทีเรียสร้างมีเทนเกิดที่ 175 และ 180 มก./ล. ตามลำดับ เมื่อพีเอชเท่ากับ 7.2 – 7.4 และเมื่อพีเอชมีค่าสูงขึ้นเป็น 8.1 – 8.3 แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตจะทนต่อพิษของซัลไฟด์ได้ดีกว่า นอกจากนั้นก็พบว่าแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตสามารถฟื้นตัวขึ้น หลังจากถูกยับยั้งโดยซัลไฟด์ได้เช่นเดียวกัน

จากผลการวิจัยที่อ้างอิงข้างต้น ยังไม่สามารถสรุปตัวเลขที่ชัดเจนจากพิษของซัลไฟด์ต่อทั้งแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตและแบคทีเรียสร้างมีเทนได้ อย่างไรก็ตามงานวิจัยที่เกี่ยวข้องกับการบำบัดน้ำเสียที่มีซัลเฟตด้วยถังปฏิกรณ์ยูเอเอสบีและมีข้อมูลเกี่ยวกับผลของความเข้มข้นซัลไฟด์ต่อการทำงานของระบบดังนี้

Fang และคณะ (1997) ได้ศึกษาผลของซัลเฟตต่อการย่อยสลายเบนโซเอตในถังปฏิกรณ์ยูเอเอสบี โดยพบว่าความเข้มข้นของปริมาณซัลไฟด์ทั้งหมดและไฮโดรเจนซัลไฟด์ละลายน้ำที่ไม่แตกตัว มีค่าสูงสุดเท่ากับ 769 มก./ล. และ 234 มก.ซัลเฟอร์/ล. ตามลำดับ แต่ก็ไม่พบผลกระทบในทางลบต่อการทำงานของระบบแต่อย่างใด

สถาบันวิทยบริการ
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

2.4.5.2 ความเป็นพิษเนื่องจากซัลไฟต์ (sulfite; SO_3^{2-})

ซัลไฟต์เคยถูกมองว่าเป็นสารที่จะมีผลยับยั้งต่อแบคทีเรียไร้ออกซิเจนได้อย่างรุนแรง โดยเฉพาะต่อพวกแบคทีเรียสร้างมีเทน อย่างไรก็ตามระบบไร้ออกซิเจนที่มีแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตจะสามารถทนต่อซัลไฟต์ได้เป็นอย่างดี ทั้งนี้เพราะแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตจะสามารถปรับตัวและดึงซัลไฟต์มาใช้เป็นสารรับอิเล็กตรอนได้ โดยมีรายงานที่ระบุว่าในถังปฏิกรณ์แบบไร้ออกซิเจนสามารถบำบัดน้ำเสียที่มีซัลไฟต์สูงถึง 800 มก.ซัลไฟต์/ล. ได้เป็นอย่างดี Eis และคณะ (1983), Ferguson และคณะ (1983), Samer (1989) (อ้างโดย Visser, 1994)

2.4.5.3 การยับยั้งเนื่องจากอิออนบวก

อิออนบวกที่ได้รับความสนใจคือ Ca^{2+} และ Na^+ ถึงแม้ว่า Ca^{2+} จะไม่เป็นพิษโดยตรงต่อแบคทีเรีย อย่างไรก็ตามในระบบที่มีปริมาณซัลเฟตสูง การเกิดตะกอนผลึกของแคลเซียมซัลเฟต (CaSO_4) และจับตัวบนผิวของมวลจุลินทรีย์อาจก่อให้เกิดการจำกัดการถ่ายเทสารอาหารเข้าสู่เซลล์ได้ Lettinga และคณะ (1987) (อ้างโดย Visser, 1994) โดยระดับความเข้มข้นของ Ca^{2+} เท่ากับ 400 มก./ล. ก็อาจก่อให้เกิดปัญหาดังกล่าวได้ถ้ามีปริมาณซัลเฟตสูง นอกจากนั้นการเกิดตะกอนผลึกของแคลเซียมฟอสเฟต ($\text{Ca}_3(\text{PO}_4)_2$) จะทำให้ปริมาณฟอสเฟตไม่เพียงพอต่อความต้องการของแบคทีเรียได้ Callander และ Barford (1983), Lettinga และคณะ (1987) (อ้างโดย Visser, 1994)

ขณะที่ความเข้มข้นของโซเดียมที่มีผลยับยั้ง 50% ต่อแบคทีเรียสร้างมีเทนอาจมีค่าอยู่ในช่วงระหว่าง 6–40 ก./ล. De Baere และคณะ (1976), Kugelmann และ McCarty (1964) Lettinga และ Vinken (1981), van den Berg และคณะ (1976) (อ้างโดย Visser, 1994) โดยจะต้องพิจารณาพร้อมกับความคุ้นเคยของสัตว์ต่อโซเดียม, ผลของ antagonistic และ synergistic รวมถึงวิธีการทดสอบที่ใช้ สำหรับผลของ Na^+ ต่อแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตอาจต้องพิจารณาถึงชนิดของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตว่าเป็นพวกน้ำจืดหรือน้ำเค็ม โดยแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตน้ำเค็มต้องการปริมาณ Na^+ ในระดับสูงเพื่อการเจริญเติบโต ขณะที่แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตน้ำจืดอาจถูกยับยั้งโดย Na^+ ได้ถ้ามีความเข้มข้นสูง

2.4.6 ไฮโดรเจนซัลไฟด์ (H₂S)

ไฮโดรเจนซัลไฟด์จัดเป็นก๊าซพิษ ไม่มีสี(colorless) ไม่ติดไฟ (inflammable) มีกลิ่นเหม็นเหมือนไข่เน่า (rotten eggs) แม้ความเข้มข้นต่ำ (0.05-500 ppm.) ไฮโดรเจนซัลไฟด์ละลายน้ำได้กรดอ่อน ผลิตภัณฑ์จากการเผาได้เป็นก๊าซซัลเฟอร์ไดออกไซด์ (SO₂) ซึ่งมีคุณสมบัติให้เกิดการกัดกร่อนสูง และเมื่อปนเปื้อนสู่สิ่งแวดล้อมจะทำให้เกิดสภาวะฝนกรด (acid rain) ไฮโดรเจนซัลไฟด์มีความเป็นพิษต่อสิ่งมีชีวิตสูงมากเมื่อเทียบกับไฮโดรเจนไซยาไนด์ (HCN) ปริมาณต่ำสุดที่สามารถทำให้เกิดความเป็นพิษเท่ากับ 10 ppm. ปริมาณก๊าซไฮโดรเจนซัลไฟด์ 1.2 - 2.8 มก./ก. ของอากาศ หรือ 0.1% สามารถทำให้เสียชีวิตได้ในทันที หรือ 0.6 มก./ก.ของอากาศ (0.05%) จะเสียชีวิตภายในครึ่งชั่วโมงถึงหนึ่งชั่วโมง (Muche และคณะ,1985)

การเกิดไฮโดรเจนซัลไฟด์เป็นปัญหาสำคัญในระบบบำบัดน้ำเสียใ้อากาศที่บำบัดน้ำเสียที่มีซัลเฟตสูง ซึ่งจะทำให้เกิดปัญหากลิ่นเหม็นไข่เน่า ปัญหาการสึกกร่อนของอุปกรณ์โลหะ เป็นพิษต่อแบคทีเรียผลิตมีเทน ทำให้ปริมาณก๊าซมีเทนตกลง ต้องทำความสะอาดก๊าซชีวภาพก่อนนำไปใช้ รวมทั้งมีผลต่อระบบเดิมอากาศที่ตามหลัง เนื่องจากซัลไฟด์เป็นสารรีดิวซ์ที่ทำปฏิกิริยากับออกซิเจนได้

การแก้ปัญหาต้นเหตุจากไฮโดรเจนซัลไฟด์ทางชีววิทยามีหนึ่งคือ การยับยั้งการเกิดซัลเฟตรีดักชัน โดยใช้ตัวยับยั้ง (inhibitor) ที่มีฤทธิ์ตรงต่อแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟต โดยสารที่มีการศึกษาและนำมาใช้มากตัวหนึ่ง คือ โมลิบเดท (Molybdate) อย่างไรก็ตาม พบว่ามีผลยับยั้งต่อแบคทีเรียผลิตมีเทนด้วยเช่นกัน นอกจากนี้ยังเป็นสารที่มีราคาสูงไม่เหมาะที่นำมาใช้จริงในระบบบำบัด (Hilton และ Archer, 1988 , Yadav Archer, 1989) ขณะที่ Tanimato และคณะ (1989) พบว่าการเติม gentamicin ในปริมาณเพียงเล็กน้อย สามารถยับยั้งการเกิดซัลเฟตรีดักชันได้ในระยะยาว โดยไม่มีผลต่อกระบวนการสร้างมีเทน

สำหรับการกำจัดซัลไฟด์ที่เกิดขึ้นในน้ำออกจากระบบใ้อากาศที่ได้ผลดี และนำมาปฏิบัติได้คือการใช้กระบวนการทางชีววิทยาโดยแบคทีเรีย ได้แก่ แบคทีเรียกลุ่ม chemoheterotrophs (Gadre,1989) *Thiobacillus denitrificans* (sublette และ Sylvester, 1987) และแบคทีเรียกลุ่ม colorless sulfur bacteria (Buisman และคณะ,1980 ;Buissman, wit และ Lettinga, 1990 ; Buisman และ Lettinga, 1990)

2.5 สมดุลมวลซีไอดีและซัลเฟอร์ในกระบวนการไร้อากาศ ที่มีซัลเฟต

2.5.1 สมดุลมวลซีไอดี

ความหมายของค่าซีไอดีที่เป็นที่เข้าใจกันโดยทั่วไป คือความต้องการออกซิเจนทางเคมีของตัวอย่างที่นำมาวิเคราะห์ แต่ในอีกความหมายหนึ่งจะหมายถึงปริมาณอิเล็กตรอนที่มีอยู่ในระบบโดยจะอยู่ในรูปต่างๆ เช่น สารอินทรีย์, ซัลไฟด์อ็อกไซด์ หรือเหล็กเฟอร์รัส เป็นต้น ซึ่งอิเล็กตรอนดังกล่าวสามารถที่จะถ่ายเทจากสารหนึ่งไปยังอีกสารหนึ่งได้ ถ้าได้รับการกระตุ้นจากสารที่มีอำนาจในการออกซิไดส์สูงกว่า โดยในการวัดซีไอดีตามมาตรฐานนิยมที่จะใช้ไดโครเมตเป็นสารออกซิไดส์เพื่อหาค่าซีไอดี สำหรับการบำบัดน้ำเสียมีการไหลหรือถ่ายเทอิเล็กตรอนเช่นเดียวกัน แต่จะมีแบคทีเรียเป็นตัวการที่ทำให้เกิดปฏิกิริยา ดังนั้นอาจพิจารณาได้ว่าปริมาณซีไอดีก็คือปริมาณอิเล็กตรอนที่มีอยู่ในระบบ และการลดลงของซีไอดีก็คือการเปลี่ยนรูปของอิเล็กตรอนจากเดิมไปสู่แหล่งอื่น (อยู่ในรูปอื่น)

ในกระบวนการไร้ออกซิเจนเมื่อมีซัลเฟตอยู่ในน้ำเสีย ปริมาณซีไอดีจากสารอินทรีย์จะถูกเปลี่ยนรูปเป็นกรดอินทรีย์ระเหย, ก๊าซมีเทน ซัลไฟด์อ็อกไซด์ บางส่วนของจุลชีพที่เพิ่มขึ้น และอาจมีบางส่วนที่อยู่ในรูปของสารอินทรีย์ชนิดเดิมเนื่องจากไม่ถูกย่อยสลาย อย่างไรก็ตามสามารถพิจารณาสมดุลมวลของซีไอดีก่อนและหลังผ่านกระบวนการย่อยสลายได้ดังนี้

$$\text{COD}_{\text{inf}} = \text{COD}_{\text{eff}} + \text{COD}_{\text{accumulated in biomass}} \quad (2.5)$$

โดย

COD_{inf} = ค่าซีไอดีทั้งหมดก่อนเข้าระบบ

COD_{eff} = ค่าซีไอดีทั้งหมดหลังผ่านระบบ

$\text{COD}_{\text{accumulated in biomass}}$ = ค่าซีไอดีของมวลจุลชีพที่เพิ่มขึ้นและสะสมในระบบ

และ

$$\text{COD}_{\text{eff}} = \text{organicCOD}_{\text{eff}} + \Delta \text{SO}_4^{2-} - \text{COD} \quad (2.6)$$

โดย

$\text{organicCOD}_{\text{eff}}$ = ค่าซีไอดีหลังผ่านระบบในรูปอินทรีย์สาร

$\Delta \text{SO}_4^{2-} - \text{COD}$ = ค่าซีไอดีที่ถูกใช้รีดิวซ์ซัลเฟต

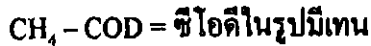
และ

$$\text{organicCOD}_{\text{eff}} = \text{org.COD}_{\text{sol}} + \text{org.COD}_{\text{m}} + \text{CH}_4 - \text{COD} \quad (2.7)$$

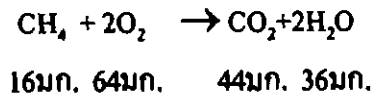
โดย

$\text{org.COD}_{\text{sol}}$ = ซีไอดีในรูปกรดอินทรีย์และสารอินทรีย์เริ่มต้นที่ไม่ถูกย่อยสลาย

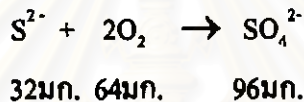
$\text{org.COD}_{\text{m}}$ = ซีไอดีในรูปสารอินทรีย์แขวนลอย



โดยค่า $\text{org.COD}_{\text{sol}}$ และ $\text{org.COD}_{\text{ss}}$ เป็นค่าที่วัดได้โดยตรงจากการวิเคราะห์ด้วยอย่างน้ำ ขณะที่ค่า $\text{CH}_4 - \text{COD}$ และ $\Delta\text{SO}_4^{2-} - \text{COD}$ ได้ค่าทางอ้อมจากการคำนวณทาง stoichiometric ดังนี้คือ



นั่นคือ มีเทน 16 มก. จะทำปฏิกิริยากับออกซิเจนจำนวน 64 มก.พอดี หรืออัตราส่วน 1:4 ดังนั้นมีเทน 1 มก. มีค่าเทียบเท่ากับชีโอดี 4 มก.นั่นเอง สำหรับค่า $\Delta\text{SO}_4^{2-} - \text{COD}$ สามารถพิจารณาได้จากสมการเคมี ดังนี้ คือ



นั่นคือซัลไฟด์ 32 มก. จะทำปฏิกิริยากับออกซิเจน 64 มก.พอดี และจะได้ซัลเฟตเท่ากับ 96 มก.หรืออัตราส่วน 1:2:3 ดังนั้นซัลไฟด์ 1 มก.จะมีค่าเทียบเท่ากับชีโอดี 2 มก. หรือซัลเฟตที่ตกลง 3 มก.ต้องใช้ชีโอดีเป็นสารให้อิเล็กตรอนจำนวน 2 มก. และสามารถนำมาใช้หาค่าชีโอดีจากซัลเฟตที่ตกลงได้

นอกจากนั้น เมื่อพิจารณาจากรายการคำนวณข้างต้น อาจเป็นไปได้ว่าที่อัตราส่วนชีโอดีต่อซัลเฟตของระบบโดยรวมเท่ากับ 2/3 หรือ 0.67 ปริมาณชีโอดีและซัลเฟตในระบบทั้งหมดจะถูกใช้โดยแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตได้อย่างสมบูรณ์ และถ้าต้องการให้เกิดซัลไฟด์ 1 กก. จะต้องใช้ซัลเฟตและชีโอดีเท่ากับ 3 และ 2 กก. ตามลำดับ อย่างไรก็ตามมีเหตุผลหลายประการ เช่น ความสามารถในการใช้สารอาหารของแบคทีเรีย การแข่งขันใช้ชีโอดีระหว่างแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตและแบคทีเรียสร้างมีเทน เป็นต้น ที่จะทำให้ผลในทางปฏิบัติแตกต่างไปจากการคำนวณทาง stoichiometric ได้ สำหรับค่าชีโอดีในบางส่วนของมวลจุลินทรีย์ที่เพิ่มขึ้นเป็นค่าที่ไม่สามารถวัดได้ แต่สามารถคำนวณได้โดยตั้งสมมติฐานว่า "ชีโอดีที่ถูกย่อยสลายและไม่สามารถตรวจสอบได้ คือชีโอดีที่สะสมอยู่ในมวลจุลินทรีย์"

พิจารณาจากสมการ

$$\text{COD}_{\text{accumulated in biomass}} = \text{COD}_{\text{removed}} - (\text{CH}_4 - \text{COD} + \Delta\text{SO}_4^{2-} - \text{COD}) \quad (2.8)$$

โดย

$$\text{COD}_{\text{removed}} = \text{COD}_{\text{inf}} - (\text{org.COD}_{\text{sol}} + \text{org.COD}_{\text{ss}}) \quad (2.9)$$

จากสมมติฐานข้างต้นจะทำให้ % recovery ของซีโอดีเป็น 100% เสมอ เนื่องจากค่าซีโอดีที่หายไปเปลี่ยนไปอยู่ในเซลล์ทั้งหมด โดย % recovery หมายถึงการเปรียบเทียบสมมูลมวลของซีโอดีภายในถังผ่านระบบกับสมมูลมวลซีโอดีก่อนเข้าระบบ อย่างไรก็ตาม โอกาสที่จะวิเคราะห์พารามิเตอร์ต่างๆ ของ COD_{cr} ให้ถูกต้องทั้งหมด 100% เป็นไปได้อย่างน้อย ดังนั้นถ้าพิจารณาว่า ค่าซีโอดีที่หายไปและเปลี่ยนเป็นเซลล์ซีพีที่เพิ่มขึ้นมีค่าน้อย (เนื่องจากเป็นระบบแบบไร้อากาศที่มีเวลากักเซลล์ยาวนาน ซึ่งค่า yield observed จะต่ำมาก) และคัดทิ้งไปได้โดยไม่ต้องนำมาพิจารณา ประโยชน์ที่ได้รับคือจะทำให้สามารถตรวจสอบความน่าเชื่อถือในการทำงานทั้งหมดได้ จากสมมูลมวลซีโอดีที่ถูกสร้างขึ้นมาจากพารามิเตอร์ที่เกี่ยวข้อง ซึ่งก็คือ % COD recovery และหาได้จากสมการนี้

$$\% \text{ COD recovery} = (CH_4 - COD + \Delta SO_4^{2-} - COD + org.COD_{sol} + org.COD_{ins}) / COD_{in} \quad (2.10)$$

นอกจากนั้น จากสมมูลมวลซีโอดีที่สร้างขึ้นจะทำให้สามารถหาสัดส่วนของซีโอดีที่ถูกใช้โดยแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตและแบคทีเรียผลิตมีเทนได้ โดยเรียกว่าเปอร์เซ็นต์การไหลอิเล็กตรอน (% electron flow) และสามารถหาได้จากสมการ

$$\% \text{ electron flow MPB} = (CH_4 - COD) / (CH_4 - COD + \Delta SO_4^{2-} - COD) \quad (2.11)$$

$$\% \text{ electron flow SRB} = (\Delta SO_4^{2-} - COD) / (CH_4 - COD + \Delta SO_4^{2-} - COD) \quad (2.12)$$

และสามารถนำค่าเปอร์เซ็นต์การไหลอิเล็กตรอนมาใช้ในการเปรียบเทียบการแข่งขันระหว่างแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตกับแบคทีเรียผลิตมีเทนได้ โดยแบคทีเรียชนิดที่มีเปอร์เซ็นต์การไหลอิเล็กตรอนมากกว่าหมายถึง เป็นกลุ่มที่โดดเด่น (predominate) มากกว่าในระบบนั้นๆ ตารางที่ 2.13 แสดงตัวอย่างของผลการคำนวณสมมูลมวลซีโอดีในงานของ Harada และคณะ (1994) ซึ่งศึกษาความสัมพันธ์ระหว่างแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตและแบคทีเรียผลิตมีเทนในถังปฏิกรณ์ยูเอเอสบีที่อัตราส่วนซีโอดีต่อซัลเฟตต่างๆ

ตารางที่ 2.13 ตัวอย่างผลการคำนวณสมดุลมวลซัลไฟด์ (Harada และคณะ, 1994)

Table 1. Recovery of COD and distribution of electrons to methanogenesis and sulfate reduction

Loading rate	eff-SS (1) (%)	eff-sol (2) (%)	CH ₄ gas-COD (3) (%)	CH ₄ aq-COD (4) (%)	ASO ₄ -COD (5) (%)	Recovery (6) (%)	Electro flow (%) (7)	
							SRB	MPB
Reactor A								
1.0	1.7 (2.2)	11.0 (2.7)	39.1 (6.5)	14.6 (1.5)	4.5 (0.5)	91.8 (5.0)	5.8	94.2
1.5	2.6 (1.8)	12.7 (4.0)	53.3 (4.4)	12.9 (0.1)	3.8 (0.2)	85.3 (1.6)	5.4	94.6
2.0	3.7 (0.4)	13.4 (0.6)	54.4 (0.6)	11.5 (0.2)	3.5 (0.8)	86.3 (1.0)	5.0	95.0
2.5	7.2 (1.5)	15.2 (1.3)	49.5 (1.4)	11.9 (0.3)	3.5 (0.5)	87.1 (0.3)	5.3	94.7
3.0	4.8 (2.0)	12.7 (2.3)	58.2 (4.3)	11.9 (0.8)	3.5 (0.6)	91.1 (3.6)	4.8	95.3
Total	4.3 (2.3)	12.4 (2.9)	57.2 (7.3)	12.9 (1.6)	3.8 (0.7)	90.5 (4.7)	5.1	94.9
Reactor B								
1.0	2.9 (2.1)	11.6 (2.7)	44.7 (10.7)	12.5 (2.6)	20.4 (2.4)	92.0 (6.0)	22.8	77.2
1.5	3.4 (2.1)	13.5 (2.1)	33.8 (6.8)	14.4 (2.7)	21.1 (1.9)	85.8 (1.2)	30.4	69.9
2.0	4.7 (0.2)	12.0 (1.8)	42.0 (4.7)	12.3 (0.4)	20.0 (0.8)	90.9 (4.2)	26.9	73.1
2.5	6.3 (1.9)	12.3 (0.1)	33.0 (0.3)	11.8 (0.3)	23.1 (2.9)	86.3 (0.5)	34.0	66.0
3.0	4.8 (1.5)	9.5 (1.1)	41.4 (1.7)	11.5 (0.6)	18.9 (1.5)	86.1 (1.0)	26.3	73.7
Total	4.0 (2.1)	11.6 (2.4)	40.8 (8.8)	12.5 (2.2)	20.4 (2.3)	89.1 (1.0)	27.7	72.3
Reactor C								
1.0	3.0 (3.1)	15.8 (2.0)	32.4 (5.0)	14.0 (1.9)	29.5 (2.7)	94.4 (7.7)	38.9	61.1
1.5	4.6 (0.7)	13.4 (1.6)	25.7 (3.9)	12.5 (0.2)	31.0 (2.8)	87.1 (1.0)	44.8	55.2
2.0	7.3 (1.3)	13.7 (1.6)	17.2 (2.4)	11.4 (0.3)	42.2 (1.4)	91.8 (1.6)	59.6	40.4
2.5	9.7 (3.1)	11.9 (0.5)	15.0 (1.3)	10.4 (0.1)	38.7 (2.6)	85.7 (5.0)	60.4	39.6
3.0	6.3 (4.4)	12.4 (2.3)	8.5 (2.7)	8.8 (0.4)	51.6 (4.5)	87.7 (4.1)	74.9	25.1
Total	5.5 (3.8)	13.9 (2.3)	21.4 (9.7)	12.0 (2.2)	37.9 (8.7)	90.5 (4.7)	53.2	46.8

(1) eff-SS = COD of suspended solids in the effluent; (2) eff-sol = soluble COD in the effluent; (3) CH₄ gas-COD = recovered CH₄-COD in gas phase; (4) CH₄ aq-COD = dissolved CH₄-COD in the effluent; (5) ASO₄-COD = COD used for sulfate reduction; (6) recovery = the sum of items from (1)-(5), which represents the COD recovery; and (7) electron flow = electron flows distributed to MPB and to SRB. Loading rate = organic loading rate (kg COD m⁻³ d⁻¹). Figures in parentheses represent standard deviation.

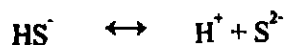
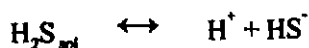
2.5.2 สมดุลมวลซัลไฟด์

แบบที่เรียกรีดิวซ์ซัลไฟด์ใช้ซัลไฟด์เป็นสารรับอิเล็กตรอน โดยรีดิวซ์ให้เปลี่ยนไปอยู่ในรูปของซัลไฟด์ โดยซัลไฟด์ที่เกิดขึ้นสามารถวัดได้ในรูปก๊าซไฮโดรเจนซัลไฟด์ในวัฏภาคก๊าซ (gas phase) และในรูปของไฮโดรเจนซัลไฟด์ละลายน้ำที่แตกตัว (HS⁻ และ S²⁻) และไม่แตกตัว (H₂S), ที่อยู่ในวัฏภาคของเหลว (liquid phase) รวมทั้งที่ตกตะกอนผลึกกับโลหะหนักเป็นตะกอนผลึกของโลหะซัลไฟด์ โดยสถานะสมดุลระหว่างก๊าซไฮโดรเจนซัลไฟด์และไฮโดรเจนซัลไฟด์ละลายน้ำที่ไม่แตกตัว สามารถอธิบายได้โดย Henry's Law ดังสมการที่ (2.13) จาก Lawrence, McCartney และ Guerin (1966) (อ้างโดย Isa และคณะ, 1986b)

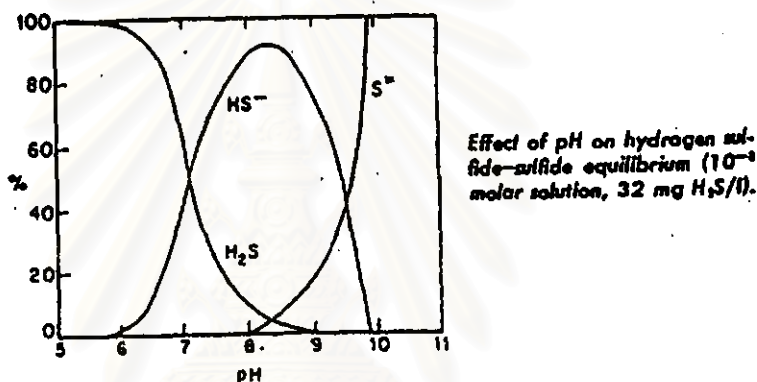
$$[H_2S]_{sol} = \alpha [H_2S]_g \quad (2.13)$$

โดยค่า α คือ absorption coefficient

สำหรับ H_2S_{aq} ในวัฏภาคของเหลวซึ่งถือว่าเป็นกรดอ่อน จะแตกตัวตามสมการเคมีดังนี้



อย่างไรก็ตามสำหรับค่าพีเอชที่เหมาะสมสำหรับกระบวนการไร้อากาศจะอยู่ในช่วงกลาง ประกอบกับสัดส่วนของ S^{2-} ในระบบสมดุลของ H_2S , HS^- และ S^{2-} เมื่อค่าพีเอชน้อยกว่า 9 จะมีค่าน้อยมาก ดังรูปที่ 2.9



รูปที่ 2.9 ผลของพีเอชต่อสมดุลของ H_2S , HS^- และ S^{2-} ในสารละลาย H_2S , 32 มก./ล.

(Sawyer และ McCarty, 1967)

ดังนั้น สมการการแตกตัวครั้งที่ 1 ของไฮโดรเจนซัลไฟด์จะมีความสำคัญอย่างมากและจะนำมาใช้ในการคำนวณหาสมดุลของ H_2S และ HS^- ในระบบ โดยค่าคงที่ของการแตกตัวครั้งที่ 1 ของ H_2S ที่สถานะสมดุลได้จากสมการ

$$K_1 = \frac{[H^+][HS^-]}{[H_2S_{aq}]} \quad (2.14)$$

โดยค่า K_1 คือค่าคงที่ของการแตกตัวครั้งที่ 1 ของ H_2S_{aq}

ความเข้มข้นของ H_2S ละลายน้ำที่ไม่แตกตัวสามารถคำนวณได้จากค่า K_1 , ค่าพีเอชและปริมาณซัลไฟด์ละลายน้ำทั้งหมด ตามสมการ (15) โดย Kroiss และ Wabnegg (1983) (อ้างโดย Isa และคณะ, 1986a) ดังนี้

$$f = (1 + K_1 / 10^{pH})^{-1} \quad (2.15)$$

โดยค่า f คือ อัตราส่วนระหว่าง H_2S ละลายน้ำที่ไม่แตกตัวต่อปริมาณซัลไฟด์ละลายน้ำทั้งหมด
ดังนั้น สมดุลมวลซัลเฟอร์ในระบบหาได้จาก

$$SO_4^{2-} - S_{inr} = (SO_4^{2-} - S_{eff}) + (HS^- - S) + (H_2S_{sol} - S) + (H_2S_g - S) \quad (2.16)$$

โดย

$$\begin{aligned} SO_4^{2-} - S_{inr} &= \text{ซัลเฟอร์ในรูปซัลเฟตน้ำเข้า} \\ SO_4^{2-} - S_{eff} &= \text{ซัลเฟอร์ในรูปซัลเฟตน้ำออก} \\ HS^- - S &= \text{ซัลเฟอร์ในรูปไบซัลไฟด์} \\ H_2S_{sol} - S &= \text{ซัลเฟอร์ในรูปซัลไฟด์ละลายที่ไม่แตกตัว} \\ H_2S_g - S &= \text{ซัลเฟอร์ในรูปก๊าซไฮโดรเจนซัลไฟด์} \end{aligned}$$

และ

$$\% \text{ sulfur recovery} = [(SO_4^{2-} - S_{eff}) + (HS^- - S) + (H_2S_{sol} - S) + (H_2S_g - S)] / SO_4^{2-} - S_{inr} \quad (2.17)$$

ตารางที่ 2.14 แสดงตัวอย่างผลการคำนวณสมดุลมวลซัลเฟอร์ในงานของ Harada และคณะ (1994) ซึ่งศึกษาความสัมพันธ์ระหว่างแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตและแบคทีเรียผลิตมีเทนในถังยูเอเอสบี ที่อัตราส่วนซี-ไอคือซัลเฟตต่างๆ

ตารางที่ 2.14 ตัวอย่างการคำนวณสมดุลมวลซัลเฟอร์ (Harada และคณะ, 1994)

Table 2. Sulfur balance for Reactors A, B and C

Loading rate	eff-S (%)			H ₂ S _{gas} -S (%) (4)	Recovery (%) (5)
	SO ₄ -S (1)	Ionized-S (2)	H ₂ S-S (3)		
Reactor A					
1.0	9.4 (4.1)	70.4 (17.1)	11.8 (3.8)	1.7 (0.4)	93.1 (11.2)
1.5	12.2 (1.3)	42.5 (6.5)	24.2 (4.2)	2.0 (0.2)	80.8 (6.0)
2.0	19.4 (4.5)	44.3 (4.2)	26.1 (4.9)	1.4 (1.0)	90.6 (1.6)
2.5	14.6 (4.7)	31.0 (6.7)	27.2 (4.9)	2.2 (0.5)	95.0 (3.7)
3.0	17.7 (6.5)	47.5 (7.3)	29.0 (5.6)	3.1 (0.6)	96.7 (9.6)
Total	14.0 (6.2)	54.7 (16.0)	21.9 (8.9)	2.3 (0.8)	93.2 (9.6)
Reactor B					
1.0	7.6 (4.1)	73.9 (3.8)	9.1 (0.4)	1.2 (0.4)	90.6 (9.1)
1.5	6.6 (2.4)	66.8 (4.6)	16.5 (5.4)	1.5 (0.4)	91.2 (6.9)
2.0	5.8 (3.0)	63.0 (2.7)	24.7 (4.7)	1.4 (0.3)	93.7 (6.1)
2.5	3.9 (0.3)	61.9 (3.2)	23.9 (2.0)	1.6 (0.2)	90.6 (1.3)
3.0	4.6 (1.7)	66.6 (6.0)	26.1 (9.8)	1.3 (0.4)	98.1 (6.9)
Total	6.1 (3.2)	66.9 (6.3)	14.4 (9.0)	1.3 (0.5)	98.1 (6.9)
Reactor C					
1.0	70.8 (8.3)	18.9 (2.0)	2.1 (0.5)	0.2 (0.1)	92.9 (8.7)
1.5	61.9 (2.9)	26.3 (2.7)	5.0 (0.7)	0.4 (0.1)	93.5 (5.0)
2.0	52.7 (4.3)	32.4 (4.9)	9.7 (4.1)	0.4 (0.1)	95.1 (2.5)
2.5	53.8 (2.7)	29.6 (3.4)	14.0 (0.6)	0.3 (0.0)	98.0 (1.6)
3.0	36.0 (6.2)	39.4 (11.7)	14.4 (1.5)	0.3 (0.1)	90.0 (5.2)
Total	57.8 (13.7)	27.5 (9.3)	7.6 (5.4)	0.3 (0.1)	95.5 (6.5)

(1) SO₄-S = sulfate-S remaining in the effluent; (2) Ionized-S = (HS⁻-S + S²⁻-S) in the effluent; (3) H₂S-S = dissolved H₂S in the effluent; (4) H₂S_{gas}-S = gaseous H₂S-S recovered in biogas and (5) recovery = (SO₄-S + Ionized-S + H₂S_{dissol}-S + H₂S_{gas}-S) per removed sulfate. Loading rate = organic loading rate (kg COD m⁻³ d⁻¹). Figures in parentheses represent standard deviation.

2.6 การศึกษาที่ผ่านมา

2.6.1 ความสัมพันธ์ในเชิงการใช้สารอาหาร

Fang และคณะ (1997) ได้ศึกษาผลของซัลเฟตต่อการย่อยสลายเบนไซเอตในสภาวะไร้ออกซิเจนในถังปฏิกรณ์ยูเอเอสบี โดยแปรค่าความเข้มข้นซัลเฟตระหว่าง 1,000 – 7,500 มก./ล. และรักษาค่าซีไอดีจากเบนไซเอตเท่ากับ 5,000 มก./ล. ตลอดระยะเวลาการทดลอง 320 วันที่อุณหภูมิ 34 –37 °C พบว่าสามารถลดซีไอดีได้สูงถึง 98% ถึงแม้จะมีความเข้มข้นซัลไฟด์ทั้งหมดเท่ากับ 769 มก./ล. และไฮโดรเจนซัลไฟด์จะตกเท่ากับ 234 มก.ซัลเฟอร์/ล. ก็ตาม และพบว่าเมื่อเพิ่มความเข้มข้นซัลเฟตประสิทธิภาพในการรีดิวซ์ซัลเฟตจะลดลง แต่จะเพิ่มขึ้นเมื่อเวลาผ่านไป โดยการทดลองที่มีประสิทธิภาพการเกิดซัลเฟตรีดักชันสูงสุดมีค่าเท่ากับ 89% ของซัลเฟตในระบบ ความล้มเหลวของระบบเกิดขึ้นที่ระดับความเข้มข้นซัลเฟตเท่ากับ 7,500 มก./ล. โดยประสิทธิภาพในการลดซีไอดีและรีดิวซ์ซัลเฟตลดลงอย่างรวดเร็ว และระบบไม่สามารถฟื้นตัวกลับมาได้ โดยตั้งข้อสังเกตว่า อาจเกิดจากปริมาณของซัลเฟตมากกว่าความเป็นพิษจากซัลไฟด์

O. Mizuno และคณะ (1994) ได้ศึกษาผลกระทบของความเข้มข้นซัลเฟตและอัตราส่วนซีไอดีต่อซัล-เฟอร์ที่มีต่อการย่อยสลายบิวทิเรตในสภาพไร้ออกซิเจนโดยใช้ถังปฏิกรณ์ chemostat ขนาด 2 ลิตร ทดลองที่อุณหภูมิ 35 °C ด้วยการแปรค่าซีไอดีระหว่าง 2,500 – 10,000 มก./ล. และความเข้มข้นซัลเฟตระหว่าง 68 - 1667 มก.ซัลเฟอร์/ล. ซึ่งทำให้ได้อัตราส่วนซีไอดีต่อซัลเฟอร์ในช่วงกว้างระหว่าง 1.5 – 148 พบว่าอัตราส่วนซีไอดีต่อซัลเฟอร์ในสารอาหารมีอิทธิพลต่อความสัมพันธ์ระหว่างแบคทีเรียผลิตมีเทนและแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตอย่างมีนัยสำคัญ เมื่ออัตราส่วนซีไอดีต่อซัลเฟอร์มากกว่า 6 อัตราการผลิตมีเทนจะเป็นปฏิกิริยาเด่น โดยแบคทีเรียผลิตมีเทนสามารถใช้ซีไอดีได้ถึง 80% แต่เมื่ออัตราส่วนซีไอดีต่อซัลเฟอร์เท่ากับ 1.5 แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตจะเป็นตัวใช้ซีไอดีเป็นส่วนใหญ่ และใช้นมากกว่า 50% นอกจากนั้นขั้นตอนการย่อยสลายบิวทิเรตก็ถูกกำหนดด้วยอัตราส่วนซีไอดีต่อซัลเฟอร์ด้วยเช่นกัน โดยสรุปว่าเมื่ออัตราส่วนซี-ไอดีต่อซัลเฟอร์สูง บิวทิเรตจะถูกย่อยสลายเปลี่ยนเป็นมีเทนผ่านทางอะซิเตตและก๊าซไฮโดรเจน โดยแบคทีเรียผลิตมีเทน ในทางกลับกันเมื่ออัตราส่วนซีไอดีต่อซัลเฟอร์เป็น 1.5 บิวทิเรตจะถูกย่อยสลายเปลี่ยนเป็นซัลไฟด์และอะซิเตต โดยแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟต และอะซิเตตที่เกิดขึ้นจะถูกแย่งกันใช้ต่อไปโดยกลุ่มของแบคทีเรียผลิตมีเทนและแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตที่ใช้อะซิเตตเป็นสารอาหาร ซึ่งเป็นขั้นตอนสุดท้ายของกระบวนการย่อยสลายในสภาพไร้ออกซิเจนอย่างสมบูรณ์ และพบว่าอัตราการผลิตมีเทนจากอะซิเตตจะถูกยับยั้งเมื่อปริมาณซัลไฟด์ในถังปฏิกรณ์มีค่าสูงขึ้น

Harada H. และคณะ(1994) ได้ศึกษาถึงการอยู่ร่วมกันระหว่างแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตและแบคทีเรียผลิตมีเทนในกระบวนการไร้ออกซิเจนโดยใช้ถังปฏิกรณ์ยูเอเอสบีในระดับห้องปฏิบัติการจำนวน 3 ถังที่มีลักษณะเหมือนกัน และใช้น้ำเสียสังเคราะห์ที่มีแอมโมเนียและน้ำตาลซูโครสเป็นสารอาหารหลัก โดยเตรียมให้มีความเข้มข้นเทียบเท่ากับค่าซีไอดี 500 มก./ล. คงที่ทุกๆ ถังปฏิกรณ์ ขณะที่แปรค่าความเข้มข้นซัลเฟตในแต่ละถังปฏิกรณ์เท่ากับ 30, 150 และ 600 มก./ล. ตามลำดับ จากสมมูลมวลซีไอดีและซัลเฟอร์ตลอดช่วงการทดลอง 180 วัน พบว่าเมื่อเพิ่มระดับความเข้มข้นซัลเฟต อัตราการผลิตก๊าซมีเทนจะลดลง เนื่องจากซีไอดีจะถูกใช้ไปโดยแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตมากขึ้น และที่ค่าความเข้มข้นซัลเฟตสูงสุดพบว่าแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตมีบทบาทในการย่อยซีไอดีสูงถึง 75% นอกจากนี้ยังมีการนำตัวอย่างสกัดจากถังปฏิกรณ์มาทดสอบหาค่าอัตราการผลิตมีเทนจำเพาะ (specific methanogenic activities; SMAs) พบว่าแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตช่วยในการย่อยสลายกลูโคสได้ดีกว่าแบคทีเรียประเภทสร้างกรดและยังมีบทบาทที่สำคัญในการลดการสะสมของไพโรฟิโอบีโตน นอกจากนี้ยังพบว่าแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตชอบที่จะใช้ไฮโดรเจนมากกว่าอะซิเตต ขณะเดียวกันแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตก็สามารถออกซิไดส์ไฮโดรเจนได้ดีกว่าแบคทีเรียผลิตมีเทนที่ใช้ไฮโดรเจนด้วยเช่นกัน สำหรับการแข่งขันกันเพื่อใช้อะซิเตตพบว่า ในช่วงแรกของการแข่งขันแบคทีเรียผลิตมีเทนที่ใช้อะซิเตตจะออกซิไดส์อะซิเตตได้มากกว่า อย่างไรก็ตามเมื่อระยะเวลาการแข่งขันนานขึ้น แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตก็สามารถปรับตัวและเอาชนะแบคทีเรียผลิตมีเทนในการออกซิไดส์อะซิเตตได้

McCamey D.M. และ Oleszkiewica J.A. (1993) ได้ศึกษาการแข่งขันกันระหว่างแบคทีเรียผลิตมีเทนและแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตในการใช้แก๊สเกิดภายใต้สภาวะไร้ออกซิเจนที่ความเข้มข้นของซัลเฟตและซัลไฟด์สูง โดยเปรียบเทียบระหว่างเชื้อที่ผ่านและยังไม่ผ่านการปรับให้ชินกับสภาพน้ำเสีย (acclimate) ทำการทดลองในขวดซีรัม และเก็บข้อมูลความเข้มข้นที่เปลี่ยนแปลงไปของสารต่างๆ ในระบบเปรียบเทียบระหว่างเชื้อที่ผ่านและยังไม่ผ่านการปรับให้ชินกับสภาพน้ำเสียที่อัตราส่วนซีไอดีต่อซัลเฟตต่างๆ โดยที่ค่าอัตราส่วนซีไอดีต่อซัลเฟตเท่ากับ 3.7 g/g พบว่า pathway ที่ได้จะเป็นการผลิตไพโรฟิโอบีโตนและอะซิเตตโดยไม่มีการรีดิวซ์ซัลเฟต แต่ถ้าอัตราส่วนนี้น้อยกว่า 1.6 พบว่า pathway จะเป็นการผลิตแต่อะซิเตตเพียงอย่างเดียวและมีกระบวนการรีดิวซ์ซัลเฟตเกิดขึ้นด้วย ซึ่งการเปลี่ยน metabolic pathway นี้จะทำให้ความไว (sensitivity) ต่อซัลไฟด์ของแบคทีเรียผลิตมีเทนและแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตเปลี่ยนแปลงไปด้วย

Guptha และคณะ (1993) ได้ศึกษาปฏิสัมพันธ์ระหว่างแบคทีเรียผลิตมีเทนและแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตในการใช้อะซิติก เมทานอลและกรดฟอร์มิกโดยใช้ถังปฏิกรณ์ไร้ออกซิเจนชนิด chemostat จำนวน 2 ชุด ชุดแรกสภาพแวดล้อมเหมาะสมต่อการเกิดปฏิกิริยาสร้างมีเทนและชุดที่สองสภาพแวดล้อมเหมาะสมต่อการเกิดซัลเฟตรีดักชัน จำนวนชุดละ 3 การทดลอง พบว่าแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตเอาชนะ

แบคทีเรียสร้างมีเทนได้ใน chemostat ที่เลี้ยงด้วยอะซิเตด ในขณะที่เมทานอลไม่สามารถถูกใช้ได้โดยแบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟด ส่วนในการใช้กรดฟอร์มิกพบว่าแบคทีเรียผลิตมีเทนและแบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟดใช้ฟอร์มิกในสัดส่วน 24% กับ 62% ตามลำดับ การทดลองนี้มีการเติมเหล็กลงในถังปฏิกรณ์ที่มีสภาพแวดล้อมเหมาะต่อการเกิดซัลเฟดรีดักชันเพื่อคกอะคอนไฮโดรเจนซัลไฟด์ ดังนั้นจึงสามารถกำจัดคาร์บอนที่ยังเนื่องจากซัลไฟด์และเพิ่มความคงตัวให้กับระบบได้ โดยพวกเขาได้ให้เหตุผลว่า สาเหตุที่แบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟดเอาชนะแบคทีเรียผลิตมีเทนได้อย่างสมบูรณ์ในการแข่งใช้อะซิเตด เพราะค่าความเข้มข้นของสารอาหารที่อัตราการเจริญเติบโตเป็นครึ่งหนึ่งของอัตราการเจริญเติบโตสูงสุด (K_s) ของแบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟดต่ำกว่าแบคทีเรียสร้างมีเทน ส่วนสาเหตุที่แบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟดเอาชนะแบคทีเรียผลิตมีเทนได้ไม่สมบูรณ์ ในการใช้กรดฟอร์มิกแม้จะมีซัลเฟตมากเกินไปนั้น เนื่องมาจากจะมีช่วงแคบๆ อยู่ช่วงหนึ่งของค่าตัวแปรทางไคนติกในระหว่างการทำงานที่ทำให้แบคทีเรียทั้งสองชนิดอยู่ร่วมกันได้

Yoda M. และคณะ (1987) ศึกษาถึงการแข่งขันกันระหว่างแบคทีเรียผลิตมีเทนและแบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟดในการใช้อะซิเตดเป็นสารอาหารในระยะยาว (long term) โดยใช้ถังปฏิกรณ์ anaerobic fluidized bed ในระดับห้องปฏิบัติการ พบว่าเมื่อปริมาณอะซิเตดถูกจำกัด จะทำให้ทั้งอัตราการผลิตก๊าซมีเทนและมวลของแบคทีเรียผลิตมีเทนลดลงอย่างช้าๆ ขณะที่ปริมาณซัลเฟดที่ถูกรีดิคัลและมวลของแบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟดเพิ่มขึ้น ซึ่งแสดงให้เห็นอย่างชัดเจนถึงความสามารถของแบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟดในการเอาชนะแบคทีเรียผลิตมีเทนในฟิล์มจุลชีพที่ระดับความเข้มข้นอะซิเตดต่ำๆ และผลของการวิเคราะห์น้ำออกจากระบบในช่วงที่อัตราการระบรทุกสารอินทรีย์ดำเนินี้จะได้ค่าเฉลี่ยของอะซิเตดเท่ากับ 1.7 มก.คาร์บอน/ล. และซัลเฟดเท่ากับ 78.5 มก./ล. ในทางกลับกัน เมื่อความเข้มข้นของอะซิเตดที่ป้อนเข้าสู่ระบบมีความเข้มข้นสูงขึ้น แบคทีเรียผลิตมีเทนจะมีบทบาทมากกว่าแบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟดในการใช้อะซิเตด

Isa และคณะ (1986 a,b) ได้ศึกษาการแปรชนิดสารอาหาร ปริมาณของซัลเฟดและซัลไฟด์ต่อความสัมพันธ์ระหว่างการผลิตมีเทนและการเกิดซัลเฟดรีดักชันในถังกรองไร้อากาศที่มีอัตราบำบัดสูงพบว่าระบบสามารถปรับตัวได้เป็นอย่างดี และรับความเข้มข้นซัลเฟดได้สูงถึง 5,000 มก./ล. ของซัลเฟตในรูปซัลเฟดโดยไม่มีผลกระทบต่อปฏิกิริยาการผลิตมีเทน ขณะที่การเกิดซัลเฟดรีดักชันจะเหมาะสมที่ความเข้มข้นซัลเฟดไม่สูงนัก ประมาณ 500 มก./ล. ของซัลเฟตในรูปซัลเฟด แต่ความเข้มข้นที่สูงขึ้นก็ไม่มีผลกระทบมากนักและพบว่าทั้งแบคทีเรียผลิตมีเทนที่ใช้ไฮโดรเจนและอะซิเตด สามารถปรับตัวให้เข้ากับสภาพที่มีไฮโดรเจนซัลไฟด์อิสระได้ค่อนข้างสูง โดยปฏิกิริยาการผลิตมีเทนถูกยับยั้งเพียง 50 % เมื่อความเข้มข้นของไฮโดรเจนซัลไฟด์อิสระสูงถึง 1,000 มก./ล. ขณะเดียวกันก็ยับยั้งแบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟดเพียงเล็กน้อย สำหรับชนิดของสารอาหารที่แบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟดชอบ พบว่าแบคทีเรียรีดิคัลซัลเฟดจะชอบก๊าซไฮโดรเจนหรือเอทานอลมากกว่าฟอร์มเมตหรืออะซิเตด ในส่วนของเปอร์เซ็นต์การใช้ซัลไฟด์พบว่า

แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตใช้เพียง 10 - 20% และแตกต่างกับสภาพที่เกิดขึ้นจริงในธรรมชาติและในถังปฏิกรณ์ไร้ออกซิเจนชนิดอื่น ซึ่งจะเกิดปฏิกิริยาซัลเฟดรีดักชันเป็นส่วนใหญ่ โดยให้เหตุผลเกี่ยวกับความสามารถของแบคทีเรียผลิตมีเทนในการเกาะอยู่กับตัวกลางที่ไต่ลงไปในถังปฏิกรณ์ที่ใช้ในการทดลอง ซึ่งสามารถทดแทนข้อด้อยของแบคทีเรียผลิตมีเทนได้ทั้งหมด ทั้งในแง่ของโคเนติก โดยเฉพาะค่าอัตราการใช้สารอาหารสูงสุด (V_{max}) และความเข้มข้นของสารอาหารที่อัตราการใช้สารอาหารเป็นครึ่งหนึ่งของอัตราการใช้สารอาหารสูงสุด (K_s) ซึ่งบ่งชี้ว่าแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตจะใช้สารอาหารได้ดีกว่าแบคทีเรียผลิตมีเทน และในแง่ของค่าพลังงานอิสระที่ได้จากปฏิกิริยาในเชิงเทอร์โมไดนามิกส์ ซึ่งต่างแสดงถึงโอกาสของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตที่จะชนะแบคทีเรียผลิตมีเทนในการใช้สารอาหาร

2.6.2 การเกิดเป็นเม็ดสตัคค์

Visser A. และคณะ (1993) ศึกษาถึงการรวมเป็นเม็ดและการเกาะติดของแบคทีเรียผลิตมีเทนและแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟต ในถังปฏิกรณ์ยูเอเอสบีที่มีอัตราการบำบัดสูง จำนวน 3 ถัง แต่ละถังมีอนุภาคสารอาหารที่แตกต่างกัน ทำให้ลักษณะเชิงจุลชีวภาพในถังทั้งสามแตกต่างกัน โดยถังแรกเป็นระบบผลิตมีเทนดังที่ตองเป็นระบบผลิตซัลไฟด์ ส่วนถังที่สามเป็นระบบผสมระหว่างสองระบบแรก พบว่าเชิงจุลชีวภาพในระบบผลิตซัลไฟด์ไม่เกิดการรวมเป็นเม็ดเกิดขึ้นอย่างมีนัยสำคัญ ส่วนอีกสองระบบที่เหลือเกิดเม็ดขึ้นได้ดีและมีขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางใกล้เคียงกัน สตัคค์ที่เกิดขึ้นในระบบทั้งสามนี้แบ่งออกเป็น 3 ประเภท ประเภทแรกคือเม็ดสตัคค์ผลิตมีเทนในระบบผลิตมีเทน ประเภทที่สองคือเม็ดสตัคค์ที่ผลิตซัลไฟด์(ผลิตซัลไฟด์มากกว่ามีเทน)ในระบบผสม และประเภทที่สามคือฟล็อกของสตัคค์รีดิวซ์ซัลเฟตในระบบผลิตซัลไฟด์

นอกจากนี้ยังได้ข้อมูลอื่นๆ ว่า

- ถังปฏิกรณ์ไร้อากาศที่ทำงานภายใต้สภาวะซัลเฟตมากเกินพอ ไฮโดรเจนทั้งหมดในระบบถูกใช้โดยแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟต แต่การใช้อะซิเตดโดยแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตและแบคทีเรียสร้างมีเทนยังไม่เป็นที่ชัดเจนว่าแบคทีเรียชนิดใดจะเป็นผู้ชนะ
- ในระบบผลิตมีเทน อะซิเตดทั้งหมดถูกใช้โดยแบคทีเรียสร้างมีเทน ส่วนไฮโดรเจนทั้งหมดถูกใช้โดยแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟต
- แบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตที่ดำรงชีวิตอยู่ในสภาวะขาดซัลเฟตได้ทำหน้าที่ผลิตกรดอะซิติก
- ในถังปฏิกรณ์ที่มีจำนวนของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตน้อยกว่าแบคทีเรียสร้างมีเทนมากในช่วงเริ่มต้น จะต้องให้เวลากับแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตอย่างมากในการเอาชนะแบคทีเรียสร้างมีเทน ถึงแม้สภาวะต่างๆ ภายในถังเหมาะสมต่อการเจริญเติบโตของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตก็ตาม

- แบททีเรียสร้างมีเทนใช้เวลาในการสร้างเม็ดสตัดจ์สั้นกว่า ดังนั้นในตอนแรกของการเลี้ยงแบททีเรียรีดิควซ์ซัลเฟตให้เกิดเป็นเม็ดสตัดจ์จึงควรมีแบททีเรียสร้างมีเทนอยู่ด้วย เพราะแบททีเรียรีดิควซ์ซัลเฟตขาดความสามารถในการรวมกันเป็นเม็ดในเวลาอันสั้น

2.6.3 ความเป็นพิษเนื่องจากซัลไฟด์

Reis M.A.M., Iemos P.C., Almedia J.S. and Corrado M.J.T. (1992) ได้ศึกษาผลของไฮโดรเจนซัลไฟด์ต่อการเจริญเติบโตของแบททีเรียรีดิควซ์ซัลเฟต โดยนำเชื้อถึงหมักไร้อากาศที่รับน้ำเสียที่มีความเข้มข้นซัลเฟตและกรดแลคติกสูงมาเพาะเลี้ยง โดยใช้แกลกเตดและซัลเฟตเป็นอาหาร ช่วงพีเอชที่ทำการศึกษาคือ 5.8 - 7.0 พบว่าอัตราการเจริญเติบโตสูงสุดเมื่อค่าพีเอชเท่ากับ 6.7 และไฮโดรเจนซัลไฟด์ที่เกิดจากปฏิกิริยาซัลเฟตรีดักชันมีผลยับยั้งโดยตรงต่อแบททีเรียรีดิควซ์ซัลเฟต โดยการยับยั้งการเจริญเติบโตของแบททีเรียรีดิควซ์ซัลเฟตอย่างสมบูรณ์เกิดขึ้นที่ความเข้มข้นของไฮโดรเจนซัลไฟด์เท่ากับ 547 มก./ล. อย่างไรก็ตามพบว่าแบททีเรียรีดิควซ์ซัลเฟตสามารถฟื้นตัวได้เมื่อไฮโดรเจนซัลไฟด์ออกจากตัวกลาง

McCartney และคณะ (1990) ได้ศึกษาถึงผลของซัลไฟด์ที่มีต่อการใช้แกลกเตดและอะซิเตดในระบบบำบัดไร้ออกซิเจน ทำการทดลองโดยนำเชื้อจากถังเลี้ยงเชื้อที่ป้อนด้วยอะซิเตดและแกลกเตดพร้อมกับไซเดียมซัลเฟตมาเพาะเลี้ยงต่อในขวดซีรัม ที่ป้อนอะซิเตดและแกลกเตดพร้อมกับไซเดียมซัลเฟตและไซเดียมซัลไฟด์ พบว่าความเข้มข้นของซัลไฟด์ทั้งหมดที่ต่ำกว่า 1,080 มก./ล. และไฮโดรเจนซัลไฟด์เข้มข้น 320 มก./ล. ไม่กระทบกระเทือนต่อการใช้แกลกเตด ส่วนการใช้อะซิเตดจะถูกยับยั้งเป็นสัดส่วนโดยตรงกับซัลไฟด์ที่ไม่แตกตัวเป็นไอออน (Unionized Sulfide-UIS) แต่ถ้าความเข้มข้นของไฮโดรเจนซัลไฟด์ต่ำกว่า 80 มก./ล. การยับยั้งจะขึ้นอยู่กับความเข้มข้นของซัลไฟด์ทั้งหมดแทน นอกจากนี้โปรพิโอเนตจะเริ่มสะสมในระบบเมื่อความเข้มข้นของไฮโดรเจนซัลไฟด์มากกว่า 112 มก./ล. โดยที่โปรพิโอเนตที่เพิ่มขึ้นจะมีความสัมพันธ์กับซัลเฟตรีดักชันที่ลดลง แสดงให้เห็นถึงความสามารถในการย่อยโปรพิโอเนตและการใช้ไฮโดรเจนของแบททีเรียรีดิควซ์ซัลเฟต ซึ่งช่วยลดความดันพาร์เชียลของไฮโดรเจน ทำให้การย่อยสลายกรดอินทรีย์ระเหยไปเป็นกรดอะซิติกเกิดได้ดีขึ้น

Koster และคณะ(1986) ได้ทำการศึกษากการยับยั้งปฏิกิริยาการผลิตมีเทนของสตัดจ์ที่จับเป็นเม็ดจากถังปฏิกรณ์ยูเอสบีซึ่งใช้อะซิเตดเป็นสารอาหาร ที่ระดับพีเอชต่างๆ โดยทำการทดสอบในขวดซีรัมและปิดขวดสนิท ซึ่งจะให้ค่าพีเอชคงที่และทำให้ซัลไฟด์ไม่สามารถหนีออกจากขวดในรูปของก๊าซไฮโดรเจนซัลไฟด์ได้ พบว่าความเป็นพิษเนื่องจากซัลไฟด์จะสัมพันธ์กับความเข้มข้นของไฮโดรเจนซัลไฟด์อิสระในช่วงพีเอช 6.4 - 7.2 อย่างไรก็ตามไม่สามารถใช้ความสัมพันธ์ดังกล่าวได้เมื่อ

พีเอชอยู่ในช่วง 7.8 - 8.0 โดยได้ให้ความสำคัญกับลักษณะการเกาะตัวเป็นเม็ดของแบคทีเรียซึ่งทำให้สามารถทนต่อความเป็นพิษของซัลไฟด์ได้สูง เนื่องจากการเกาะติดดังกล่าวทำให้เกิดเกรเดียนท์ของพีเอชในเม็ดสัคดิ์ โดยส่วนในของเม็ดสัคดิ์จะมีค่าพีเอชสูงขึ้น

2.6.4 การบำบัดโลหะหนัก

Dvorak K.H., Hedin R.S., Edénbom H.M. and McIntire P.E. (1992) ได้ทดลองใช้ถังปฏิกรณ์ลักษณะคล้ายถังกรองไร้ออกซิเจนในการบำบัดน้ำที่ถูกปนเปื้อนด้วยโลหะหนักจากเหมืองถ่านหิน พบว่าความเข้มข้นของ Al, Cd, Fe, Mn, Ni และ Zn ลดลงกว่า 95% โดย Cd, Fe, Ni และบางส่วนของ Zn จับตัวกับซัลไฟด์อยู่ในรูปของโลหะซัลไฟด์ในรูปที่ไม่ละลายน้ำ โดยได้ซัลไฟด์มาจากแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟต ขณะที่ Al, Mn และบางส่วนของ Zn จะอยู่ในรูปของโลหะไฮดรอกไซด์หรือคาร์บอนเนต โดยน้ำออกจากถังปฏิกรณ์มีค่าพีเอชเป็นกลางและมีค่าความเป็นด่างสูงขึ้น

Wijaya S., Henderson W.D., Bewtran J.K. และ Biswas N. (1993) ได้ทำการวิจัยโดยใช้ถังปฏิกรณ์ถังกรองไร้อากาศขนาดห้องปฏิบัติการ ในการศึกษาเกี่ยวกับบทบาทของแบคทีเรียรีดิวซ์ซัลเฟตเพื่อการบำบัดโลหะหนักโดยใช้น้ำเสียสังเคราะห์ที่มีแกลกเตคเป็นแหล่งคาร์บอนพบว่าระบบมีความสามารถบำบัดโลหะหนักละลายได้อย่างน่าพอใจ โดยมีประสิทธิภาพในการลด Cr, Pb, Cu และ Cd ได้ถึง 80%, >90%, >90% และ 99% ตามลำดับ โดยความเข้มข้นสูงสุดของแต่ละชนิดโลหะหนักเท่ากับ 45 มก./ล. Cr, > 18 มก./ล. Pb, 400 มก./ล. Cu และ 550 มก./ล. Cd

Gundry M.J., Henry J.G. และ Prasad D. (1990) ได้ทดลองป้อนน้ำเสียจากโรงงานชุบโลหะ ซึ่งมี Ni ปนเปื้อนเข้มข้น 80 มก./ล. และ ซัลเฟต 210 มก./ล. ผสมน้ำเสียชุมชนซึ่งมีค่าซีโอติประมาณ 700 มก./ล. เข้าสู่ถังปฏิกรณ์แบบถังกรองไร้อากาศโดยความเข้มข้นของ Ni ในน้ำเสียที่ผสมแล้วมีความเข้มข้นเท่ากับ 47 มก./ล. และเมื่อผ่านระบบมีค่าลดลงเหลือ 0.36 มก./ล.