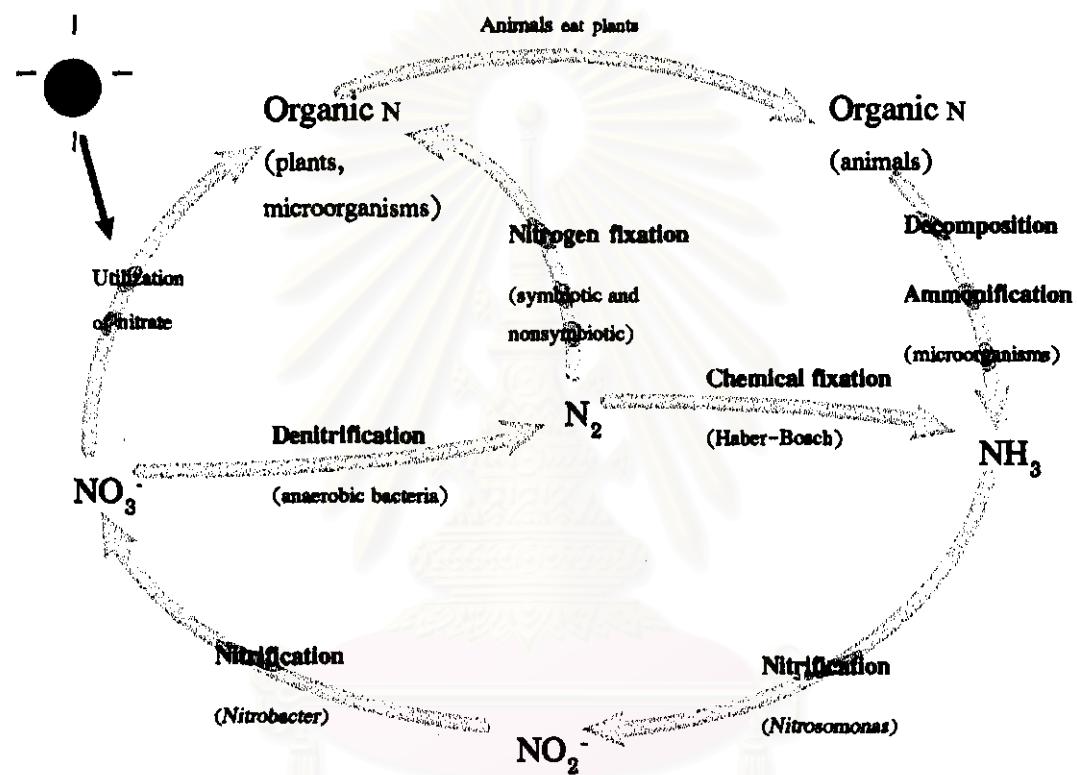


บทที่ 2

วารสารปริทรรศน์

ในโตรเจนเป็นธาตุองค์ประกอบที่สำคัญของเซลล์ของสิ่งมีชีวิต ในโตรเจนจะอยู่ในรูปของสารประกอบอินทรีย์ในโตรเจนชนิดต่างๆ ซึ่งได้แก่ กรดอะมิโน โปรตีน กรดไขมันและอีดี เป็นต้น สิ่งมีชีวิตจะสังเคราะห์สารประกอบอินทรีย์ในโตรเจนจากสารประกอบอนินทรีย์ในโตรเจน ได้แก่ เกลือแอมโมเนียม เกลือใน terrestrial และญี่เรียวเป็นต้น แต่เนื่องด้วยมีจุลินทรีย์บางประเภทสามารถเปลี่ยนก้าชในโตรเจน ซึ่งมีอยู่มากในชั้นบรรยากาศแต่พืชไม่สามารถนำมามาใช้ได้ โดยจะเปลี่ยนให้อยู่ในรูปของสารประกอบอนินทรีย์ในโตรเจน ได้แก่ แอมโมเนียม ซึ่งพืชและสิ่งมีชีวิตชนิดอื่นสามารถนำมาใช้สังเคราะห์สารประกอบอินทรีย์ในโตรเจนเพื่อประโยชน์ในการเจริญเติบโต ในโตรเจนจะมีความสำคัญต่อการเจริญเติบโตของสิ่งมีชีวิตชนิดต่างๆ มีจุลินทรีย์เพียงบางชนิดมีความสามารถเปลี่ยนก้าชในโตรเจนในชั้นบรรยากาศให้อยู่ในรูปของแอมโมเนียมได้โดยอาศัยกระบวนการตัวต้านการตึงในโตรเจน (nitrogen fixation) ซึ่งแอมโมเนียนี้พืชสามารถนำไปใช้ได้ และมีน้ำที่เกิดขึ้นในดินอาจเปลี่ยนเป็นสารประกอบอื่นโดยรวมตัวกับไฮโดรเจนอิオน (hydrogen ion) เป็นแอมโมเนียมอิオน (ammonium ion) ซึ่งจะจับตัวกับอนุภาคของดินที่มีประจุลบ แล้วถูกเปลี่ยนเป็นในไตรท์ (nitrate) และในเดราก (nitrate) โดยกระบวนการตัวต้านการตัวต้าน (nitrification) ของแบคทีเรียพากในตัวต้าน (nitrifying bacteria) หลังจากนั้นพืชจะดูดซึมในเดรากแล้วเปลี่ยนให้อยู่ในรูปของสารประกอบอินทรีย์ในพืช เมื่อสัตว์ที่กินพืช (herbivore) กินเข้าไปก็จะได้รับสารประกอบอินทรีย์จากพืชโดยผ่านทางสายอาหาร (food web) หลังจากนั้นเมื่อพืชและสัตว์ตายลงก็จะมีจุลินทรีย์มาทำหน้าที่ย่อยสลายชาภพืชหากสัตว์ มีการปลดปล่อยในโตรเจนออกมานิรูปของแอมโมเนียม โดยผ่านกระบวนการแอมโมนิฟิเคชัน (ammonification) แล้วแบคทีเรียพากในตัวต้านจะเปลี่ยนแอมโมเนียมให้อยู่ในรูปของในเดรากซึ่งพืชสามารถนำไปใช้ได้ และในเดรากเหล่านี้ยังสามารถเปลี่ยนเป็นก้าชในโตรเจนในชั้นบรรยากาศโดยอาศัยกระบวนการตัวต้านตัวต้าน (denitrification) ได้ออกด้วย กระบวนการตั้งกล่าวได้แสดงไว้ในวิธีการของในโตรเจน ดังแสดงในรูปที่ 1 (Nester และคณะ, 1995)



รูปที่ 1 วัฏจักรของไนโตรเจน (Nester และคณะ, 1995)

กระบวนการตรึงไนโตรเจน (Nitrogen Fixation)

เป็นกระบวนการเปลี่ยนกําชในไตรเจนจากชั้นบรรยายกาศให้อยู่ในรูปของ แอมโมเนียม ซึ่งสิ่งมีชีวิตชนิดอื่นสามารถนำไปใช้ได้ กระบวนการตรึงไนโตรเจนสามารถจำแนกได้ 2 วิธี คือ

1. กระบวนการตั้งในไตรเจนโดยวิธีทางเคมี (Chemical nitrogen fixation)

Fritz ในปีหนึ่ง จะเกิดกระบวนการตั้งในไตรเจนโดยวิธีทางเคมีประมาณ 25 เปอร์เซ็นต์ (Kim และ Rees, 1994) กระบวนการนี้เป็นกระบวนการที่ใช้ในการผลิตปุ๋ยในไตรเจนทางอุตสาหกรรม ซึ่งปรับปัจจุบันโดย Haber และ Karl Bosch เมื่อต้นศตวรรษที่ 20 จึงเรียกว่ากระบวนการยาาร์เบอร์-บอสส์ (Haber-Bosch process) ปฏิกิริยาการเกิดกระบวนการนี้ใช้น้ำมันเชื้อเพลิงเผา ก๊าซไฮโดรเจน และก๊าซในไตรเจนในบรรยายกาศให้รวมตัวเป็น ammonium nitride ดังปฏิกิริยาต่อไปนี้



แต่การเกิดปฏิกิริยานี้ต้องการพลังงานกระตุ้นสูง จึงเป็นต้องทำภายใต้สภาวะที่มีความดัน 20-80 MPa และอุณหภูมิสูง 300-600 องศาเซลเซียส โดยมีโลหะเป็นตัวกระตุ้นปฏิกิริยา (metal catalyst) โดยน้ำมันเชื้อเพลิง 1.5 กิโลกรัม จะผลิต ammonium nitride 1 กิโลกรัม (Nutman, 1976) การผลิตปุ๋ยในไตรเจนวิธีนี้มีกระบวนการผลิตที่ใช้วัตถุดิบที่มีราคาแพง และอาจเป็นปัญหาต่อสิ่งแวดล้อม (Shanmugan และ Valentine, 1975) ซึ่งอาจส่งผลให้ราคาปุ๋ยที่ผลิตได้มีราคาแพงตามไปด้วย

ในปี ค.ศ. 1975 Chatt และคณะจึงได้ทำการวิจัยเพื่อปรับปรุงกระบวนการตั้งในไตรเจนโดยวิธีทางเคมี โดยใช้ organo-metallic complex ซึ่งมีลักษณะคล้ายกับบริเวณที่เร่ง (active site) ของเอนไซม์ในไตรเจนase (nitrogenase enzyme) ทำให้ไม่ต้องใช้พลังงานสูงในการกระตุ้นให้เอนไซม์ในไตรเจนaseทำงาน ทำให้ปฏิกิริยาการตั้งในไตรเจนเกิดได้ในสภาวะที่ไม่รุนแรง (mild condition) และสามารถเปลี่ยนในไตรเจนเป็น ammonium nitride ได้ถึง 90 เปอร์เซ็นต์ ซึ่งวิธีนี้สามารถลดต้นทุนในการผลิตปุ๋ยในไตรเจนลงได้มาก

นอกจากนี้กระบวนการตั้งในไตรเจนโดยวิธีทางเคมีอาจเกิดขึ้นเองตามธรรมชาติ โดยเกิดจากการทำปฏิกิริยากันระหว่างก๊าซในไตรเจนและก๊าซออกซิเจนในชั้นบรรยายกาศได้เป็นออกไซด์ (oxide) ของไตรเจน ปฏิกิริยานี้จะเกิดขึ้นเมื่อมีพื้นผิว หรือแสงอัลตราไวโอเลตจากการศึกษาพบว่ากระบวนการตั้งในไตรเจนนี้จะเกิดขึ้นประมาณ 44×10^6 เมตริกตันต่อปี (Burns และ Hardy, 1975) โดยคิดเป็น 15 เปอร์เซ็นต์ของปริมาณการตั้งในไตรเจนที่เกิดขึ้นทั้งหมด

2. กระบวนการตรีงในโตรเจนโดยสิ่งมีชีวิต (Biological nitrogen fixation)

กระบวนการตรีงในโตรเจนที่เกิดจากสิ่งมีชีวิตเกิดขึ้นประมาณ 60 เปอร์เซ็นต์ของ การตรีงในโตรเจนทั้งหมด คือประมาณ 175×10^6 เมตริกตันต่อปี (ซัชชัย สิงหาอธิบูล, 2521) โดยอาศัยกลุ่มสิ่งมีชีวิตที่สามารถตรีงในโตรเจนจากชั้นบรรยากาศได้ เรายังจุลินทรีย์ กลุ่มนี้ว่าไดอะโซโทฟ (diazotroph) (Bums และ Hardy, 1975) ซึ่งจุลินทรีย์กลุ่มนี้จะเปลี่ยน กําชในโตรเจนให้ไปเป็นแอมโมเนีย ซึ่งเป็นสารประกอบในโตรเจนที่สิ่งมีชีวิตสามารถนำไปใช้ สังเคราะห์กรดนิวคลีอิก และโปรตีนต่อไปได้ กลุ่มจุลินทรีย์พกนี้จะประกอบไปด้วยแบคทีเรีย ไซanoแบคทีเรีย และแบคทีโรมัยซีท ดังแสดงในตารางที่ 1 (Spren, 1979)

ตารางที่ 1 แสดงชนิดของประชากรจุลินทรีย์ที่สามารถตรีงในโตรเจนได้ (Spren, 1979)

ชนิดของประชากรจุลินทรีย์	แหล่งที่พบและสภาพแวดล้อม
<u>Non-photosynthetic, Non-filamentous forms</u>	
Pseudomonadaceae <i>Pseudomonas azotogensis</i>	พบในดิน แหล่งน้ำจืด และแหล่งน้ำเค็ม
Azotobacteraceae	พบในดิน น้ำ ใน และบริเวณผิวน้ำ ทุกสเปชเชียล จะมีการตรีงในโตรเจนในสภาวะที่ออกซิเจน
<i>Azotobacter sp.</i> <i>Azomonas sp.</i> <i>Azotococcus sp.</i> <i>Beijerinckia sp.</i> <i>Dexia sp.</i>	พบในดินที่มีความเป็นด่าง พบในดินที่มีความเป็นกรด
Rhizobiaceae <i>Rhizobium sp.</i>	จะตรีงในโตรเจนโดยจะอยู่ร่วมกับปมราก ของพืช เช่นในที่มีออกซิเจนเล็กน้อย

ตารางที่ 1(ต่อ)

ชนิดของปะ刹那กรุลินทรีย์	แหล่งที่พบและสภาวะแวดล้อม
Bacillaceae <i>Bacillus sp.</i> <i>Bacillus polymyxa</i> <i>Bacillus megaterium</i> <i>Bacillus macerans</i> <i>Clostridium pasteurianum</i> <i>Clostridium butyricum</i> <i>Clostridium sp.</i> <i>Desulfotomaculum sp.</i>	<p>พบเห็นได้ทั่วไป ส่วนมากสามารถตรึงไนโตรเจนได้ภายใต้สภาวะที่ไม่มีออกซิเจน สามารถตรึงไนโตรเจนได้เล็กน้อย</p> <p>พบในดิน น้ำจืด น้ำเค็ม ตะกอน ลำไส้เล็ก และอุจจาระของสัตว์ บางสายพันธุ์สามารถตรึงไนโตรเจนภายใต้สภาวะที่มีออกซิเจน เล็กน้อย หรือไม่มีออกซิเจนได้ พบที่ลำไส้เล็ก และลำไส้ใหญ่ โดยเจริญภายใต้สภาวะที่ไม่มีออกซิเจน</p>
Enterobacteriaceae <i>Klebsiella pneumoniae</i> <i>Enterobacter aerogenes</i> <i>Enterobacter cloacae</i> <i>Erwinia herbicola</i> <i>Citrobacter freundii</i> <i>Citrobacter intermedius</i> <i>Escherichia coli</i> <i>Escherichia intermedia</i>	<p>พบที่ใน บริเวณผิวของปูนรากพืช อุจจาระ และลำไส้ใหญ่ของคน</p> <p>พบที่ใน บริเวณผิวของปูนราก อุจจาระ และลำไส้ใหญ่ของคน</p>
Spirillaceae <i>Spirillum lipoferum</i>	เจริญภายใต้สภาวะที่มีออกซิเจน แต่บริเวณที่มีการตรึงไนโตรเจนจะต้องการออกซิเจนในปริมาณน้อย

ตารางที่ 1 (ต่อ)

ชนิดของประชากรุ่นทรัพย์	แหล่งที่พบและสภาวะแวดล้อม
Uncertain family <i>Desulfovibrio vulgaris</i> <i>Desulfovibrio desulfuricans</i> <i>Desulfovibrio gigas</i> <i>Methylosinus trichosporium</i> <i>Thiobacillus ferrooxidans</i>	พบในดินที่เปียกชื้น แหล่งน้ำจืด และน้ำเค็มที่มีปริมาณสารอินทรีย์มาก แต่มีบางสายพันธุ์ที่ไม่สามารถตรึงไนโตรเจนได้ พบในดิน และน้ำ สามารถใช้มีเทนได้ มีการเจริญและตรึงไนโตรเจนในสภาวะที่มีออกซิเจน พบในน้ำที่มีความเป็นกรด และมีปริมาณอิออนสูง เจริญในสภาวะที่มีออกซิเจน แต่ตรึงไนโตรเจนในสภาวะที่มีออกซิเจนเพียงเล็กน้อย
Photosynthetic forms Rhodospirillaceae <i>Rhodospirillum rubrum</i> <i>Rhodomicrobium sp.</i> <i>Rhodopseudomonas capsulata</i> <i>Rhodopseudomonas sphaeroides</i>	โดยปกติต้องการออกซิเจนเพียงเล็กน้อยในการเจริญ แต่ถ้าอยู่ในสภาวะที่ไม่มีออกซิเจนจะต้องมีแสงด้วยจังจะเจริญได้
Chromatiaceae <i>Chromatium sp.</i>	พบในดินโคลน ดินที่มีความชื้น แหล่งน้ำจืด และน้ำเค็มที่มีชัลไฟต์เป็นปริมาณมาก สามารถเจริญภายใต้สภาวะที่ไม่มีออกซิเจน
Chlorobiaceae <i>Chlorobium limicola</i>	พบในดินโคลน ดินที่มีความชื้น แหล่งน้ำจืด และน้ำเค็มที่มีชัลไฟต์เป็นปริมาณมาก สามารถเจริญภายใต้สภาวะที่ไม่มีออกซิเจน

ตารางที่ 1 (ต่อ)

ชนิดของป่าชากรุจินทรีย์	แหล่งที่พบและสภาวะแวดล้อม
<u>Actinomycetes and associated spp.</u> <u>Filamentous forms</u> <i>Mycobacterium flavum</i> <i>Corynebacterium autotrophicum</i>	พบในดินที่มีความเป็นกรด

การตรึงไนโตรเจนโดยลิ่งมีชีวิตเหล่านี้สามารถแบ่งตามลักษณะการอ่ายร่วมกันได้เป็น 2 กลุ่มใหญ่ๆ คือ

1. การตรึงไนโตรเจนโดยอาศัยจุลินทรีย์ที่เจริญร่วมกับลิ่งมีชีวิตอื่น (symbiotic nitrogen fixation) โดยเฉพาะพืชซึ่งมีคลอโรฟิลล์ซึ่งใช้แสงในการสังเคราะห์อาหารประเกา คาร์บอนไฮเดรตให้จุลินทรีย์ใช้เป็นแหล่งพลังงานในกระบวนการการตรึงไนโตรเจน และในไนโตรเจนที่ตรึงได้บางส่วนนี้พืชก็สามารถนำไปใช้ได้ (Thomson และ Troch, 1973) โดยต่างฝ่ายต่างได้รับประโยชน์ร่วมกัน จุลินทรีย์ที่รู้จักกันดีในกลุ่มนี้ได้แก่ *Rhizobium* sp. ซึ่งเจริญอยู่ร่วมกับพืชตระกูลถั่วแล้วทำให้รากพืชตระกูลถั่วเกิดปมราก (root nodule) ซึ่งเป็นบริเวณที่มีการตรึงไนโตรเจนเกิดขึ้น จุลินทรีย์แต่ละชนิดก็จะมีความจำเพาะกับพืชแตกต่างกันไป เช่น *Rhizobium japonicum* ก็จะมีความจำเพาะกับถั่วเหลือง เชือที่เจริญอยู่ภายในปมรากนี้ก็จะมีรูปร่างแตกต่างกันไปตามระยะเวลาการเจริญของปมราก เช่น เป็นท่อนตรง ท่อนโค้ง ท่อนรูปอักษร L, T, Y, X ซึ่งเรียกว่าแบคทีโรยด์ (bacteroid) แต่ตัวเจริญในอาหารเลี้ยงเชือจะมีรูปร่างเป็นท่อนและไม่สามารถตรึงไนโตรเจนได้ (ภาควิชาจุลชีววิทยา มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, 2536)

2. การตรึงไนโตรเจนโดยจุลินทรีย์ที่เจริญอยู่อย่างอิสระในธรรมชาติ (non-symbiotic nitrogen fixation) สามารถแบ่งได้เป็น 3 กลุ่มใหญ่ๆ คือ

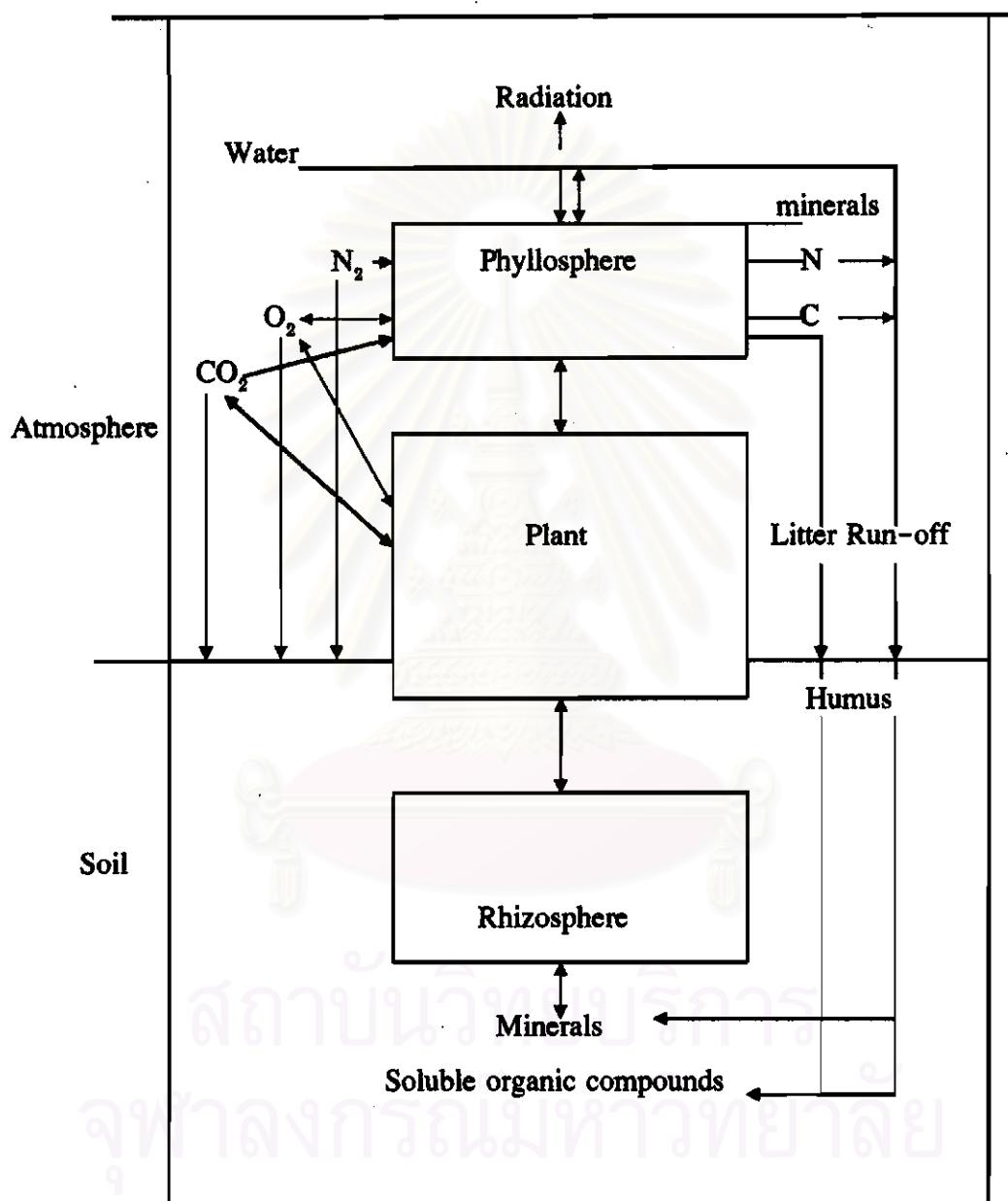
2.1 กลุ่มลิ่งมีชีวิตที่สามารถตรึงไนโตรเจนในไนโตรเจนในสภาวะที่มีก๊าซออกซิเจน ได้แก่ *Azotobacter* sp., *Beijerinckia* sp., *Mycobacterium* sp., แบคทีเรียกลุ่ม methane

oxidizing bacteria, *Spirillum lipoferum* และลิ่งมีชีวิตที่สามารถสังเคราะห์แสงและตรึงไนโตรเจนได้ ได้แก่ ไซยาโนแบคทีเรีย เช่น *Anabaena* sp. และ *Nostoc* sp.

2.2 กลุ่มลิ่งมีชีวิตที่สามารถตรึงไนโตรเจนในสภาวะที่มีออกซิเจนเล็กน้อย ได้แก่ *Klebsiella* sp., *Bacillus polymyxa*, *Bacillus macerans* และ *Escherichia coli* ที่ได้รับการถ่ายทอดยีนที่ทำหน้าที่เกี่ยวกับการตรึงไนโตรเจน (*nif gene*) จาก *Klebsiella pneumoniae* (Dixon และ Postgate, 1971) และลิ่งมีชีวิตที่สามารถสังเคราะห์แสงและตรึงไนโตรเจนได้ ได้แก่ *Rhodospirillum* sp. และ *Rhodopseudomonas* sp.

2.3 กลุ่มลิ่งมีชีวิตที่สามารถตรึงไนโตรเจนในสภาวะที่ขาดออกซิเจนได้แก่ *Clostridium pasteurianum*, *Clostridium butyricum*, *Desulfotomaculum* sp., *Desulfovibrio* sp. และลิ่งมีชีวิตที่สามารถสังเคราะห์แสงและตรึงไนโตรเจนได้ ได้แก่ *Chloropseudomonas* sp., *Chromatium* sp. และ *Chlorobium* sp.

นอกจากการจำแนกการตรึงไนโตรเจนตามลักษณะการอยู่ร่วมกันแล้ว ยังอาจจำแนกตามลักษณะของแหล่งที่อยู่อาศัยได้อีกด้วย ในระบบนิเวศน์จะมีความสัมพันธ์กันระหว่างบริเวณรากและบริเวณใบพิชตังแสดงในรูปที่ 2 (Quispel, 1974) ซึ่งอาจจำแนกได้เป็น 2 กลุ่มใหญ่ๆ คือการตรึงไนโตรเจนบริเวณราก (Rhizosphere) และ การตรึงไนโตรเจนบริเวณใบ (Phyllosphere) ซึ่งบริเวณใบนี้เป็นแหล่งที่เหมาะสมในการเจริญของแบคทีเรียที่สามารถตรึงไนโตรเจนได้ เนื่องจากมีแหล่งน้ำซึ่งได้มาจากการน้ำฝน หมอก และน้ำค้าง แหล่งแร่ธาตุ สารอาหารที่ให้พลังงาน อุณหภูมิที่เหมาะสม และการที่มีปริมาณไนโตรเจนต่ำ ซึ่งการหมุนเวียนสารอาหารไปยังส่วนต่างๆ ของพิชตังเกิดขึ้นเมื่อมีผ่านตกและชะสารอาหารต่างๆ ที่อยู่บนใบพิชตังสู่ดิน ซึ่งจุลินทรีย์ที่เจริญอยู่รอบๆ รากสามารถนำไปใช้ได้ นอกจากนี้แสงก็ยังมีผลต่อการเจริญของพิชตังเนื่องจากพิชตังจะสังเคราะห์แสงและมีการลำเลียงอาหารไปยังส่วนต่างๆ ของพิชตองไป



รูปที่ 2 ความสัมพันธ์ระหว่าง Phyllosphere กับ Rhizosphere ในระบบบิเวศน์ (Quispel, 1974)

1. การตรึงไนโตรเจนบริเวณราก (nitrogen fixation in the rhizosphere)

การตรึงไนโตรเจนบริเวณรากนี้อาจจำแนกได้เป็น 2 บริเวณคือบริเวณรอบรากชั้นใน (inner rhizosphere) ซึ่งเป็นส่วนที่ติดกับผิวราก และบริเวณรอบรากชั้นนอก (outer rhizosphere) เป็นส่วนที่อยู่รอบ ๆ ราก จุลินทรีย์ส่วนใหญ่จะเจริญอยู่ในบริเวณชั้นในของราก ในปี ค.ศ. 1904 นักวิทยาศาสตร์ชาวเยอรมันได้ทำการศึกษาถึงการตรึงไนโตรเจนบริเวณรอบ ๆ รากนี้เกิดขึ้นในสภาวะที่มีแหล่งคาร์บอนเพียงพอ และรากมีการหายใจทำให้มีปริมาณออกซิเจนบริเวณนั้นลดลง ซึ่งเป็นผลดีกับจุลินทรีย์ที่สามารถตรึงไนโตรเจนได้ที่อาศัยอยู่รอบ ๆ ราก ทำให้เอนไซม์ในโตรอีนสามารถทำงานได้ดี จากปริมาณการตรึงไนโตรเจนทั้งหมด $55 \text{ kg ha}^{-1} \text{ a}^{-1}$ การตรึงไนโตรเจนโดยจุลินทรีย์ที่เจริญอยู่รอบ ๆ รากจะเกิดขึ้นเป็นปริมาณมาก โดยจะมีส่วนน้อยเพียง 4-5 กิโลกรัมเท่านั้นที่ไม่ได้เกิดจากการตรึงไนโตรเจนบริเวณราก (Harris และ Dart, 1973) บริเวณรากพิชจะมีจุลินทรีย์เจริญอยู่ย่างหนาแน่นกว่าบริเวณอื่น โดยจะมีทั้งพากแบคทีเรีย รา และแอนด์โนมัชิก (ตั้งแสดงในตารางที่ 1) แบคทีเรียที่รู้จักกันดีได้แก่ พาก *Rhizobium* ซึ่งจะอยู่ร่วมกับพิชตระกูลถัว และสร้างปมที่รากพิชตระกูลถัว (เย็นใจ วงศ์ติ, 2522, สมศักดิ์ วงศ์ใน, 2523, Burns และ Hardy, 1975) ขณะที่รากพิชเจริญเติบโตอยู่รากพิชจะปล่อยสารประกอบอินทรีย์ชนิดต่าง ๆ ออกมารอบ ๆ รากซึ่งสารประกอบอินทรีย์เหล่านี้ได้แก่กรดอินทรีย์ชนิดต่าง ๆ กรดอะมิโน น้ำตาลโพลีแซคคาไรด์ (polysaccharide) และเอนไซม์ชนิดต่าง ๆ (Egeraat, 1972) สารประกอบเหล่านี้จะเป็นแหล่งพลังงานและแหล่งคาร์บอนให้กับจุลินทรีย์ในดิน ทำให้จุลินทรีย์เหล่านี้มีการเจริญเติบโตเพิ่มจำนวนมากขึ้น ทำให้มีการตรึงไนโตรเจนได้สูงขึ้นด้วย และในขณะเดียวกันพาก *Rhizobium* ก็จะให้สารประกอบในโตรเจนที่ตรึงได้บางส่วนแก่พิช นอกจากนี้ยังพบแบคทีเรียในสกุล *Pseudomonas*, *Arthrobacter*, *Agrobacterium*, *Azotobacter*, *Mycobacterium*, *Flavobacterium*, *Cellulomonas* และ *Micrococcus* อยู่ที่บริเวณรากนี้อีกด้วย

2. การตรึงในโตรเจนบริเวณใบพืช (nitrogen fixation in the phyllosphere)

ในปีค.ศ. 1974 Ruinen ได้ศึกษาการตรึงในโตรเจนที่บริเวณผิวใบของ *Psychotria* และ *Ardisia* โดยพบว่ามีแบคทีเรียพาก *Enterobacteriaceae* และ *Azotobacteriaceae* อาศัยอยู่บริเวณใบพืชที่เจริญอยู่ในสภาวะที่มีความชื้นสูง จุลินทรีย์ที่อาศัยอยู่บนใบไม้ที่พบในป่าประเภทอินโดเนเซีย ได้แก่ *Beijerinckia* และ *Azotobacter* นอกจากนี้ยังอาจพบแบคทีเรียในจินส์อื่นร่วมด้วย เช่น *Pseudomonas*, *Pseudobacterium*, *Phytomonas*, *Erwinia* และ *Sarcina* และในป่ามอสประเภทเปอโตริโกจะพบสาหร่ายสีเขียวแกมน้ำเงินที่สามารถตรึงในโตรเจนได้แก่ *Anabaena*, *Calothrix*, *Nostoc*, *Scytonema* และ *Tolypothrix* (Alexander, 1930) โดยจุลินทรีย์ที่เจริญอยู่บนใบจะทำหน้าที่ควบคุมการแพร่กระจายของเชื้อที่ก่อให้เกิดโรค (pathogen) โดยเชื้อที่ก่อให้เกิดโรคที่สร้างสปอร์ได้จะสร้างสารที่เรียกว่า ไฟโตอะเลคซิน (phytoalexin) ซึ่งจะมีปริมาณเพิ่มขึ้นเมื่อมีการติดเชื้อ เช่นในถั่ว (*Pisum sativum*) จะมีจุลินทรีย์ *Aschachyta pisi* และ *Penicillium expansum* เจริญอยู่และมีการสร้างไฟชาติน (paisatin) ซึ่งเป็นสารในพวงไฟโตอะเลคซินออกมادر้าว (Kuc, 1966) นอกจากนี้ในพืชบางชนิดจะมีการสูญเสียคาร์บอนไฮเดรตไป โดยการหลุดร่วงของใบหรือการที่ใบขาดสารอาหารก็จะมีผลต่อการเจริญของจุลินทรีย์ที่ตรึงในโตรเจนได้ เมื่อจากจุลินทรีย์เหล่านี้จะสามารถเจริญได้ในที่มีอัตราส่วน C : N สูง (Silver, 1977) อัตราการตรึงในโตรเจนจะเกิดสูงเมื่ออุ่นภัยใต้สภาวะที่เหมาะสมคือมีแสง อุณหภูมิ ความชื้น และปริมาณในโตรเจนที่พอเหมาะสม โดยจุลินทรีย์ที่สามารถตรึงในโตรเจนได้สามารถเจริญได้ดีในที่ที่มีปริมาณในโตรเจนต่ำ และปริมาณออกซิเจนที่ต่ำ ดังนั้นตัวมีการเจริญอยู่ร่วมกันอย่างหนาแน่นซึ่งจะทำให้ปริมาณออกซิเจนลดต่ำลง จุลินทรีย์กลุ่มนี้อาจไม่สามารถเจริญได้แต่จุลินทรีย์ที่สามารถตรึงในโตรเจนจะเจริญได้ดี (Ruinen, 1975)

บริเวณผิวใบเป็นแหล่งที่อยู่ที่ดีของจุลินทรีย์ เมื่อจากมีลิ่งที่จำเป็นต่อการเจริญเติบโตและการทำกิจกรรมต่าง ๆ ของจุลินทรีย์โดยมีน้ำเป็นแหล่งให้แร่ธาตุ มีสารอาหารให้พลังงาน มีปริมาณในโตรเจนที่ต่ำ และมีอุณหภูมิที่เหมาะสม โดยสารที่พืชสะสมจนเกินความต้องการก็จะถูกขับออกมานะ เพื่อปรับปริมาณสารภายใน และภายนอกให้มีความสมดุลกัน (Turkey, 1970) ดังนั้นในน้ำที่ชะล้างต้นไม้นี้ก็จะมีสารที่เป็นประโยชน์ต่อการเจริญของจุลินทรีย์ออกมadr้าว เช่น สารอาหารหลัก (macro nutrients) สารอาหารรอง (micro nutrients) และสารเคมีไปใช้ต่าง ๆ

วิธีวัดอัตราการตรึงในตอรเจน

การวัดอัตราการตรึงในตอรเจนสามารถทำได้หลายวิธี ซึ่งแต่ละวิธีก็จะมีข้อดีและข้อเสียแตกต่างกันไปจึงต้องเลือกให้เหมาะสมกับลักษณะของงาน วิธีการวัดอัตราการตรึงในตอรเจนมีดังต่อไปนี้

1. วิธีวัดทางอ้อมโดยถูกการเจริญ และลักษณะทางสัณฐานวิทยา (morphology) ของแบคทีเรีย เช่นดูการเพิ่มของชีวมวล (biomass) หรือความชุ่นของอาหารเลี้ยงเชื้อเหลวที่ปราศจากในตอรเจนเนื่องจากมีการเจริญของสิ่งมีชีวิต โดยเทียบกับการทดลองชุดมาตรฐาน ส่วนในสาหร่ายอาจใช้วิธีถูกการเกิดเชทเทอโรซีสต์ (heterocyst) และในพืชตระกูลถั่วอาจใช้วิธีถูกจำนวนปมรากที่เกิดขึ้น

2. การวิเคราะห์ปริมาณในตอรเจนซึ่งมีหลายวิธี ได้แก่

2.1 การวิเคราะห์หาปริมาณในตอรเจนด้วยวิธีเจลดาล (Kjeldahl method) ซึ่งวิธีนี้ค่าที่ได้อ่านน้อยกว่าค่าที่เป็นจริงเนื่องจากในตอรเจนบางส่วนจะสูญเสียไปโดยกระบวนการการดีในตรีฟิเดชั่น และไม่สามารถใช้วัดในตอรเจนในปริมาณที่ต่ำได้

2.2 การวิเคราะห์ปริมาณในตอรเจนโดยวิเคราะห์ ^{15}N หรือ ^{13}N เมื่อเลี้ยงเชลล์ภายใต้บรรยากาศที่มี ^{15}N หรือ ^{13}N แล้วตรวจหาปริมาณ ^{15}N หรือ ^{13}N ในเชลล์โดยใช้แมสสเปกโตรมิเตอร์ (mass spectrometer) หรือใช้ optical mass emission เพื่อวัดปริมาณ ^{15}N หรือ radioactive counting เพื่อวัดปริมาณ ^{13}N แต่วิธีนี้มีข้อเสียคือ ค่าใช้จ่ายสูงและสารประกอบในตอรเจนบางส่วนอาจสูญเสียไปในกระบวนการการดีในตรีฟิเดชั่น แต่มีข้อดีคือ มีความไวสูงโดยการใช้ ^{13}N จะมีความไวสูงกว่าการใช้ ^{15}N แต่จะมีครึ่งชีวิต (half life) สั้นกว่า (Hardy และคณะ, 1972)

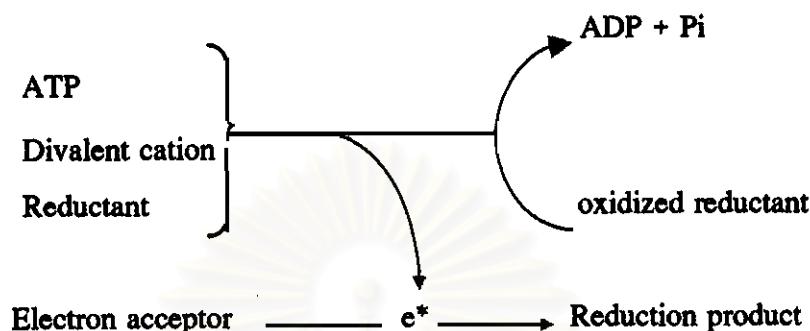
3. การวิเคราะห์ปริมาณในตอรเจนโดยถูกกิจกรรมของเอนไซม์ในตอรเจนส (nitrogenase) ที่สามารถรับดิวชันสเตรท (substrate) อื่นๆ นอกจากในตอรเจนได้ (Bums และ Hardy, 1975) ทำให้ค้นพบวิธีวัดอัตราการตรึงในตอรเจนวิธีอื่นอีกหลายวิธี เช่น การ

วัดอัตราการตรึงในไตรเจนโดยวิธีอะเซติลีน รีดักชัน (Acetylene Reduction Assay) ซึ่งวิธีนี้ มีข้อดีคือราคากูก มีความไวสูง รวดเร็ว และใช้ทักษะเพียงเล็กน้อย (Sprent, 1979) แต่มีข้อเสียคือ เอธิลีนและอะเซติลีนสามารถละลายได้ ถ้าทำการทดลองในที่ที่มีความชื้นสูงจะ ทำให้ได้ปริมาณเอธิลีนน้อยกว่าความเป็นจริง

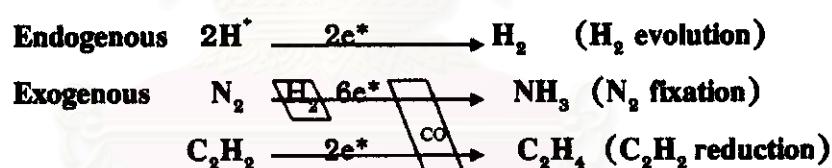
หลักการของการวิเคราะห์วิธีอะเซติลีน รีดักชัน

เนื่องจากเอนไซม์ในไตรเจนส์ที่เป็นเอนไซม์สำคัญในปฏิกิริยาของการรีดิวช์ก้าช ในไตรเจนในบรรณาการ ให้ออยู่ในรูปของแอมโมเนีย ซึ่งเซลล์ของไตรพายอิงแบคทีเรียจะ นำไปใช้ในการสร้างสารประกอบอินทรีย์ในไตรเจนภายในเซลล์ ดังนั้นถ้าตรวจพบกิจกรรม ของเอนไซม์ในไตรเจนส์ จึงแสดงให้เห็นว่าแบคทีเรียนี้สามารถจะตรึงในไตรเจนจากชั้น บรรณาการได้ ในขณะที่การตรวจหาปริมาณเอนไซม์ไม่สามารถทำได้โดยตรงจากการวัด ปริมาณก้าชในไตรเจนที่ถูกรีดิวช์ได้โดยตรง แต่เนื่องจากเอนไซม์ในไตรเจนสังสามารถ รีดิวช์ก้าชอะเซติลีน (acetylene) ให้เป็นก้าชเอธิลีน (ethylene) และปล่อยออกสู่ บรรณาการได้เช่นเดียวกับการรีดิวช์ก้าชในไตรเจน และในทางทฤษฎีจำนวนโมลของก้าชอะเซติลีนที่ถูกรีดิวชันนี้ก็มีค่าสมดุลกับก้าชในไตรเจนที่ถูกรีดิวช์โดยเอนไซม์นี้ (ดังแสดงในรูป ที่ 3) (Hardy และคณะ, 1972) แต่การรีดิวช์ก้าชอะเซติลีนนั้นต้องอาศัยอิเลคตรอน 2 ตัวใน ปฏิกิริยา ในขณะที่การรีดิวช์ก้าชในไตรเจนไปเป็นแอมโมเนียต้องการอิเลคตรอนถึง 6 ตัว ดังนั้นการเปลี่ยนค่าของอะเซติลีนที่ถูกรีดิวช์ไปเป็นค่าของในไตรเจนที่ถูกรีดิวช์ จึงต้องนำ 3 ไปหารค่าที่ได้จากการรีดิวช์ก้าชอะเซติลีน

ก)



ข)



= inhibitor

สถาบันวิทยบริการ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

รูปที่ 3 ปฏิกิริยาของเอนไซม์ในโตรเจนส์ในการเกิดอะเซติลีน รีดักชั่น (Hardy และคณะ, 1972)

- ก) การกระตุ้นอิเลคตรอน (electron activation)
- ข) ปฏิกิริยาเรดักชั่นของซับสเตรท (substrate reduction)

ปัจจัยที่มีผลต่อการตรึงในโตรเจน

1. สารประกอบในโตรเจน

สารประกอบในโตรเจนจะมีผลต่อการตรึงในโตรเจน โดยการตรึงในโตรเจนจะถูกยับยั้งเมื่อเลี้ยงแบคทีเรียในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มีสารประกอบในโตรเจนสูง ซึ่งมีผลต่อกิจกรรมของเอนไซม์ในโตรเจนสินล็อกชีวิตที่ตรึงในโตรเจนได้อย่างอิสระโดยสารประกอบในโตรเจน จะทำให้เอนไซม์ในโตรเจนสหพุตทำงานช้าลง (temporary inactivation) เนื่องจากมีผลต่อเอนไซม์ 2 ชนิด คือ

1. เอนไซม์ไดโนโตรเจน รีดักเทส เอดีพี ไรโบซิล ทรานเฟอเรส (dinitrogenase reductase ADP-ribosyl transferase, DART) โดยการเติม ADP ให้กับไดโนโตรเจน รีดักเทส ในสภาวะที่มีแอมโมเนียมสูงทำให้เอนไซม์ในโตรเจนสหพุตทำงานช้าลง
2. เอนไซม์ไดโนโตรเจน รีดักเทส แอคติเวตติ้ง ไกลโคไซโตรเลส (dinitrogenase reductase activating glycohydrolase, DRAG) ซึ่งทำให้เกิดปฏิกิริยาข้อนกลับของ ADP-ribosylation เมื่อความเข้มข้นของแอมโมเนียมลดลง ซึ่งจะทำให้เอนไซม์ในโตรเจนทำงานได้ตามปกติ ซึ่งจะพบได้ใน *Rhodospirillum rubrum*, *Rhodobacter capsulatus*, *Azospirillum spp.* และ *Azorhizobium caulinodans* (Roberts และคณะ, 1990)

ผลของสารประกอบในโตรเจนที่มีต่อการตรึงในโตรเจนของจุลินทรีย์ เช่นใน *Azotobacter* หากเจริญในอาหารเลี้ยงเชื้อที่ผสมแอมโมเนียมคลอไรด์ความเข้มข้นมากกว่า 50 มิลลิโมลาร์ จะไม่เกิดการตรึงในโตรเจนขึ้น (Kennedy, 1970)

2. อุณหภูมิ

อุณหภูมิยังมีอิทธิพลต่อเอนไซม์ที่มีส่วนเกี่ยวข้องกับการตรึงในโตรเจนโดยตรงอีกด้วย นั่นคือทำให้กิจกรรมของเอนไซม์ในโตรเจนลดลงหรือหยุดชะงักได้ (สมศักดิ์ รังใน, 2541) เช่นในถั่วเหลืองสาเหตุที่ทำให้กิจกรรมของเอนไซม์ดังกล่าวนี้ลดลงหรือหยุดชะงักเมื่ออุณหภูมิต่ำหรือสูงกว่า 20-30 องศาเซลเซียส นั้นอาจอธิบายได้ดังนี้คือ เมื่ออุณหภูมิต่ำเกินไปนั้นปฏิกิริยาหรือกระบวนการทางชีวเคมีโดยทั่วไปจะช้าลงหรือหยุดชะงักลง แต่เอนไซม์จะไม่ถูกกระบวนการระเทือนโดยตรง และเมื่ออุณหภูมิสูงกว่า 30 องศาเซลเซียส เอนไซม์ในโตรเจนจะมีกิจกรรมลดลงตามปกติของกระบวนการทางชีวเคมีทั่วไปแต่ถ้าอุณหภูมิสูงขึ้นมาก ๆ เอนไซม์จะเปลี่ยน构 conformation โดยกระบวนการเปลี่ยนแปลงนี้เรียกว่า denaturation การเปลี่ยนแปลงของเอนไซม์ในโตรเจนนี้ทำให้กิจกรรมลดลงหรือหยุดชะงัก นอกจากนี้ยังพบว่าที่อุณหภูมิสูง นั้นการปลดปล่อยก๊าซไฮโดรเจน โดยเอนไซม์ในโตรเจนยังเป็นไปในอัตราที่สูงด้วย และเนื่องจากไฮโดรเจนที่ถูกปลดปล่อยออกมานี้ก่อให้เกิดการสูญเสียอิเล็กตรอนและถ้าเกิดขึ้นมาก ๆ อาจจะทำให้การตรึงในโตรเจนหยุดชะงักหรือช้าลง ดังนั้นการเร่งการปลดปล่อยไฮโดรเจน โดยกิจกรรมของเอนไซม์ในโตรเจนในอุณหภูมิสูง จะเป็นอีกเหตุผลหนึ่งที่จะใช้อธิบายว่าทำไมการตรึงในโตรเจนในดินหรือสภาพแวดล้อมที่มีอุณหภูมิสูง จะเป็นไปในอัตราที่ต่ำกว่าในดินที่มีอุณหภูมิต่ำกว่า ปกติอุณหภูมิที่เหมาะสม (optimal temperature) สำหรับกิจกรรมของเอนไซม์ในโตรเจนในแบบที่เรียกว่าสายพันธุ์ก็จะแตกต่างกันไป (Kuo และ Boersma, 1971; Beck และ Vangnai, 1985) เช่นแบบที่เรียกว่า Rhizobium กิจกรรมของเอนไซม์ในโตรเจนจะเกิดได้ดีที่อุณหภูมิ 20-30 องศาเซลเซียส

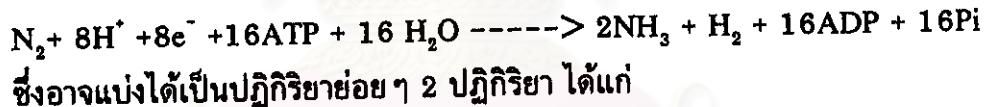
3. แรงดันของออกซิเจน

อิทธิพลของก๊าซออกซิเจนที่มีต่อการตรึงในโตรเจนถือว่ามีความสำคัญมาก เพราะว่าการตรึงในโตรเจนจะเป็นไปอย่างมีประสิทธิภาพนั้น ปริมาณของออกซิเจนจะต้องอยู่ในระดับที่เหมาะสมไม่มากหรือน้อยเกินไปทั้งนี้ เพราะถ้าออกซิเจนมากเกินไปจะกระแทกกระเทือนต่อ กิจกรรมของเอนไซม์ในโตรเจน ซึ่งไวต่อออกซิเจนเป็นอย่างมาก และถ้าออกซิเจนมีน้อยเกินไปก็อาจไม่พอ กับความต้องการของเซลล์ซึ่งใช้ออกซิเจนเป็นตัวรับ

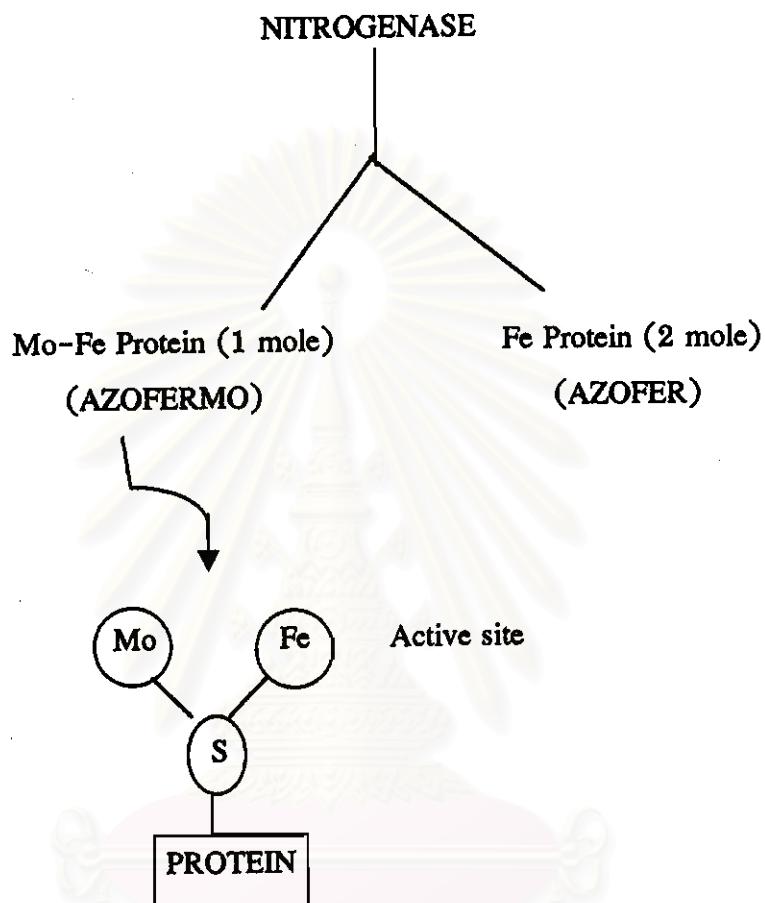
อิเล็กตรอนในการหายใจ และการสร้าง ATP เพราะจะนับปริมาณของออกซิเจนต้องมีปริมาณที่พอเหมาะสม ๆ เช่น ในปัจจุบันต้องการออกซิเจนประมาณ 0.5 atm ซึ่งเป็นระดับที่พอเหมาะสมนี้ เหมาะสมกับการหายใจของแบคทีโรยด์และกิจกรรมการตั้งในโตรเจนของเอนไซม์ในโตรเจนส์ (Guttsis, 1956; Bergersen, 1962b) เชื่อกันว่า เป็นหน้าที่ของเลคธีโนโกลบิน (leghaemoglobin) แต่อย่างไรก็ตามการเคลื่อนที่ของออกซิเจนเข้าสู่ปั๊มน้ำที่อยู่กับระดับของออกซิเจนที่มีอยู่ภายในและภายนอกปั๊มด้วย จากผลของการทดสอบปรากฏว่าในปั๊มที่มีเลคธีโนโกลบินอย่างสมบูรณ์นั้นจะต้องมี pO_2 รอบ ๆ ปั๊มอยู่ระหว่าง 0.9–1.0 บรรยากาศ pO_2 ภายในปั๊มจึงจะมีอยู่ประมาณ 0.5 บรรยากาศ

โครงสร้างของเอนไซม์ในโตรเจนส์ (Nitrogenase Structure)

เอนไซม์ในโตรเจนส์เป็นเอนไซม์ที่กระตุ้นการเกิดปฏิกิริยาลดักชั่นของก๊าซในโตรเจนให้เป็นแอมโมเนีย ดังสมการ (Voet และ Voet, 1997)



เอนไซม์ในโตรเจนส์ประกอบด้วยโปรตีนที่มีโมลิบดีนัมและเหล็ก (Mo-Fe Protein) และโปรตีนที่มีเหล็ก (Fe Protein) รวมตัวกันเป็นโครงสร้างที่ค่อนข้าง слับซับซ้อน (Mortenson และคณะ, 1967) องค์ประกอบส่วนที่อยู่ในรูปของ Mo-Fe Protein มีชื่อเรียกว่าอะโซเฟอร์โน (azofermo) ซึ่งเดิมเรียกว่าโมลิบดีเฟอร์ริดอกซิน (Molybdoferredoxin) (รูปที่ 4) และส่วนที่เป็น Fe Protein มีชื่อเรียกว่า อะโซเฟอร์ (azofer) เดิมเรียกว่า อะโซเฟอร์ริดอกซิน (azoferedoxin)

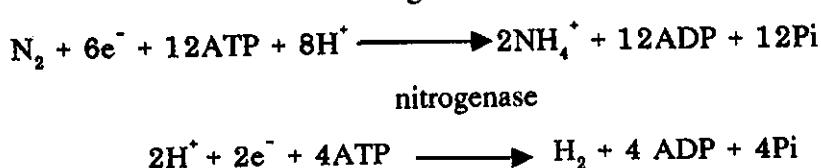


ภาพที่ 4 องค์ประกอบของเอนไซม์ในตอร์จีเนส (Mortenson and Jeng, 1967, Koch และคณะ, 1967, Hardy และคณะ, 1971, Leigh ,1971)

การเรียกชื่องค์ประกอบทั้งสองชนิดของเอนไซม์ในโตรจีเนสว่า อะโซเฟอร์โนและอะโซเฟอร์น์โดยมีผู้เสนอขึ้นในปี ค.ศ. 1971 (Hardy และคณะ, 1971; Leigh, 1971) ทั้งนี้ เพราะชื่อเดิมนั้นทำให้เกิดการสับสนกับเฟอร์ริตอกซิน (ferredoxin) ซึ่งมีอยู่หลายชนิด ในโโนเมเลกุลของเอนไซม์ในโตรจีเนสมีสัดส่วนของอะโซเฟอร์โน และอะโซเฟอร์เท่ากับ 1:2 สำหรับโปรตีนของเอนไซม์ชนิดนี้เป็นแบบที่เรียกว่า “iron-sulfur type” คือมีกำมะถัน เป็นตัวเชื่อมระหว่างโปรตีนกับโมลิพิดนัมและเหล็ก น้ำหนักโมเมเลกุลของในโตรจีเนสเท่ากับ 220,000 ส่วนที่เป็นอะโซเฟอร์โนเท่ากับ 270,000 (ส่วนโมเมเลกุลเชื่อมติดกัน จะนั้น 1 โมเมเลกุลเท่ากับ 135,000) และส่วนที่เป็นอะโซเฟอร์ มีน้ำหนักโมเมเลกุลเท่ากับ 40,000 ความสามารถในการลดออกไซเจนให้กับก้าชในโตรเจนของในโตรจีเนสมีคิดเป็น specific activity รวมเท่ากับ 225 nmoles N₂ reduced/min/mg และของอะโซเฟอร์โน และอะโซเฟอร์เท่ากับ 360 และ 530 nmoles N₂ reduced/min/mg ตามลำดับ

กระบวนการหรือปฏิกิริยาที่กระตุ้นโดยเอนไซม์ในโตรจีเนส

กระบวนการหรือปฏิกิริยาการรีดิวช์ก้าชในโตรเจนซึ่งกระตุ้นโดยเอนไซม์นั้นจะเกิดขึ้นได้ต้องอาศัย 1) ตัวให้อิเลคตรอน (electron donor) 2) ตัวรับอิเลคตรอน (electron acceptor) 3) แหล่งพลังงาน ซึ่งได้แก่ ATP (adenosine-5-triphosphate และ 4) divalent metal ion เช่น Mg⁺⁺, Mn⁺⁺, Co⁺⁺, Fe⁺⁺ และ Ni⁺⁺ ซึ่งช่วยทำให้ ATP ทำหน้าที่ได้ตามปกติ ปฏิกิริยาโดยทั่วไปอาจเขียนได้ดังต่อไปนี้ (Mortenson, 1964b; Mortenson, 1966)



จากปฏิกิริยาข้างบนจะเห็นได้ว่า การรีดิวช์ก้าชในโตรเจนจำนวน 1 โมเมเลกุลนั้น จะ

ต้องใช้อิเลคตรอนซึ่งผ่านมาทางเอนไซม์ในไตรจีเนส จำนวน 6 อิเลคตรอน และใช้ ATP จำนวน 12 mole จากผลการทดลองพบว่า อิเลคตรอนซึ่งไหลผ่านเอนไซม์ในไตรจีเนสเพื่อริดิวชั่ก้าชในไตรเจนนั้น ถ้าอิเลคตรอนไหลผ่านจำนวน 1 อิเลคตรอน จะต้องอาศัยพลังงาน 2 ATP จึงได้แอมโมเนีย 2 โมล นอกจากนี้ไปรดอน (proton, H⁺) ที่เหลือ 2 ไปรดอน (เฉพาะปฏิกิริยาที่แสดงอาจมากหรือน้อยกว่านี้ก็ได้) จะถูกกระตุ้นโดยเอนไซม์ในไตรจีเนส เช่นเดียวกัน ให้กลไยเป็นก้าชไฮโดรเจน (H₂) และถูกปลดปล่อยออกจากเซลล์ต่อไป โดยในสมการหรือปฏิกิริยา Pi หมายถึง inorganic phosphate

นอกจากก้าชในไตรเจนแล้ว ยังปรากฏว่ามีสารเคมีตัวอื่น ๆ อีกที่เป็นตัวรับอิเลคตรอน ในกระบวนการหรือปฏิกิริยาที่กระตุ้นโดยเอนไซม์ในไตรจีเนส ตัวรับอิเลคตรอนเหล่านี้แสดงไว้ในตารางที่ 2 ได้แก่ N₂, N₃, N₂O, HCN, CH₃CN, CH₃NC, CH₂CHCN, C₂H₂ และ 2H⁺ จะเห็นได้ว่าเอนไซม์ในไตรจีเนสสามารถริดิวชั่กสารเคมีอื่น ๆ โดยใช้อิเลคตรอนจำนวนต่าง ๆ กัน เป็นที่น่าสังเกตว่าจากการที่ทราบถึงความสามารถในการรับอิเลคตรอนของสารเคมีหรือชับเสตรทเหล่านี้ โดยการกระตุ้นการทำงานของเอนไซม์ในไตรจีเนสทำให้คันபបວិធ ตรวจสอบความสามารถในการริดิวช หรือการตรวจน้ำก้าชในไตรเจนได้โดยทางอ้อม และเป็นวิธีที่รวดเร็วค่อนข้างแน่นอนและสะดวก นั่นคือการริดิวชอะเซติลีน โดยเอนไซม์ในไตรจีเนส นี้จะเป็นไปในอัตราที่เร็วมากประกอบกับการวิเคราะห์หาปริมาณอะเซติลีนที่เหลือและเอทีลีนที่เกิดขึ้นก็ทำได้อย่างสะดวกโดยใช้ก้าชโคลโนໂຕกราഫ (gas chromatography) และนอกจากนี้ยังพบว่าปริมาณของอะเซติลีนที่ถูกริดิวชโดยเอนไซม์ในไตรจีเนสจะมีความสัมพันธ์กับปริมาณของก้าชในไตรเจนที่ถูกริดิวชไปด้วย

สถาบันวทยบริการ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

ตารางที่ 2 แสดงตัวรับอิเล็กตรอนหรือชั้บสเตรท, ผลที่เกิดขึ้น และจำนวนอิเล็กตรอนที่ใช้ในปฏิกิริยาที่กระตุ้นโดยอ่อนชื่นในโทรจีเนส (Fottrell, 1968, Dilworth, 1966, Hardy และ Knight, 1966 และ Schollhorn และ Burris, 1966)

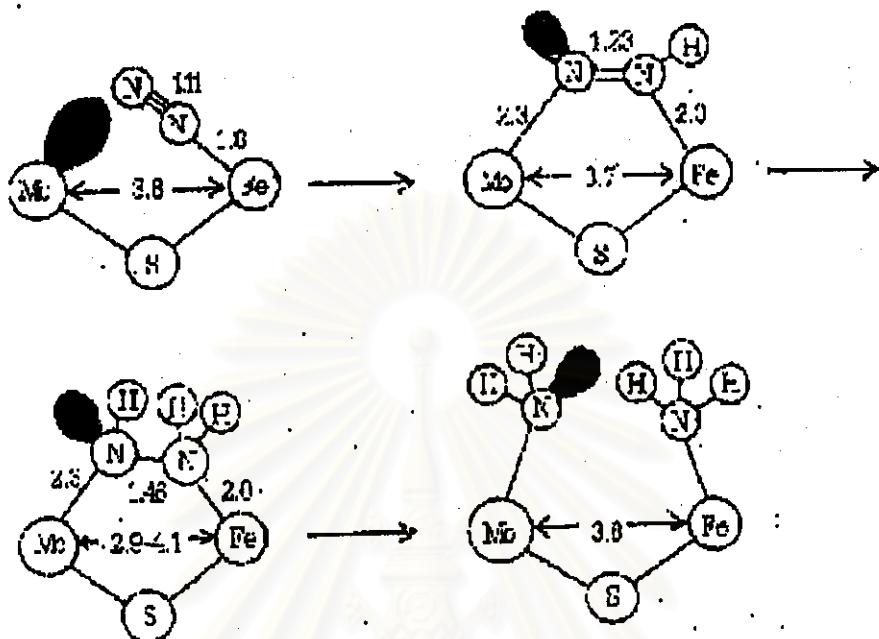
ตัวรับอิเลคตรอนหรือ substrate	ผลที่เกิดขึ้น	จำนวนอิเลคตรอนที่ใช้
N_2	$2NH_3$	6
N_3	$N_2.NH_3$	2
N_2O	$N_2.H_2O$	2
HCN	CH_4NH_3	6
	$CH_3.NH_2$	4
CH_3CN	$C_2H_6.NH_3$	6
CH_3NC	$CH_3NH_2.CH_4$	6
	$C_2H_6.C_2H_4$	8, 10
	$C_3H_6.C_3H_6$	12, 14
CH_2CHCN	$C_3H_6.NH_3$	6
	C_3H_8	8
C_2H_2	C_2H_4	2
$2H^+$	H_2	2

กลไกของกระบวนการที่กระตุ้นโดยเอนไซม์ในโตรจีเนส (mechanism of nitrogenase action)

ปัจจุบันทฤษฎีเกี่ยวกับกระบวนการหรือปฏิกิริยาของเอนไซม์ในโตรจีเนส มีชื่อเรียกว่า “two site hypothesis” นั่นคือตำแหน่งที่ปฏิกิริยาจะเกิดขึ้นบนโมเลกุลของเอนไซม์ในโตรจีเนส มีอยู่สองตำแหน่งและจากการศึกษาเกี่ยวกับการใช้ “inhibitor” ปรากฏว่าตำแหน่งที่หนึ่งเป็นตำแหน่งที่ไม่ทำปฏิกิริยากับคาร์บอนมอนอกไซด์ (carbonmonoxide) ซึ่งเรียกว่า “Carbonmonoxide insensitive” โดยตำแหน่งนี้ก็คือส่วนที่ Fe เป็นองค์ประกอบอยู่ส่วนตำแหน่งที่สองเป็นตำแหน่งที่มีการทำปฏิกิริยากับคาร์บอนมอนอกไซด์ ซึ่งเรียกว่า “Carbonmonoxide sensitive” โดยตำแหน่งนี้ก็คือส่วนของเอนไซม์ที่มี Mo เป็นองค์ประกอบอยู่นั่นเอง (Bergersen, 1963)

การรีดิวช์กําชในโตรเจนโดยเอนไซม์ในโตรจีเนสนั้น ขั้นแรกที่เดียวเกิดขึ้นที่ตำแหน่ง CO insensitive นั่นคือตำแหน่งที่มี Fe เป็นองค์ประกอบอยู่ ดังแสดงในรูปที่ 5 ซึ่งแสดงถึงปฏิกิริยาขั้นเริ่มแรกระหว่างกําชในโตรเจนกับเอนไซม์ในโตรจีเนส ตลอดจนสารมัธยัณฑ์ (intermediate) ที่เกิดขึ้นก่อนที่กําชในโตรเจนจะถูกเปลี่ยนเป็นแอมโมเนีย (ส่วนของเอนไซม์ที่แสดงไว้เป็นส่วนของ Mo และ Fe ที่จับกันโดยมีกำมะถันเป็นตัวเชื่อม ส่วนนี้เป็นส่วนที่อยู่ใน pocket ของโปรตีน โดยก่อให้เกิด dimension ที่สามารถทำปฏิกิริยาหรือรับເອازับสเตรทเฉพาะที่จะทำปฏิกิริยากับเอนไซม์ในโตรจีเนสได้เท่านั้น) จะเห็นได้ว่าในขั้นแรกนั้นกําชในโตรเจนจะจับกับ Fe ในสภาพที่เป็นเส้นตรงก่อนที่จะมีการถ่ายทอดอิเลคตรอนมาจาก Mo ทำให้เกิด “dinuclear diimide” (dinuclear ของ Mo และ Fe) (diimide, HNNH) และในขณะเดียวกันนี้จะมีการถ่ายทอดอิเลคตรอนมาเรื่อย ๆ จากส่วนที่เป็นโปรตีนผ่าน Mo ทำให้เกิดเป็นไฮดรารซิน (hydrazine, H₂NNH₂) และแอมโมเนีย เมื่อพันธะระหว่าง N คือ (N-N) แตกออกและเนื่องจากไดอิมิด (diimide) และไฮดรารซิน เกิดขึ้นในระยะที่กําชในโตรเจนกำลังถูกรีดิวช์เป็นแอมโมเนียนี้เอง ทำให้มีผู้เสนอว่า ไดอิมิด และไฮดรารซินเป็นสารมัธยัณฑ์ในกระบวนการติงในโตรเจน

สำหรับตำแหน่งบนโมเลกุลของเอนไซม์ที่เกิดปฏิกิริยากับชั้นสเตรทอื่น ๆ นั้นจะแตกต่างกันไป เช่น กําชไฮโตรเจน (H₂) เกิดที่ตำแหน่งของ Fe, คาร์บอนมอนอกไซด์จะเกิดที่ตำแหน่งของ Mo, อะเซอติลจะเกิดที่ตำแหน่งของ Mo



รูปที่ 5 ปฏิกิริยาขั้นแรกที่เกิดขึ้นระหว่างกําชในไตรเจน กับเอนไซม์ในไตรจีนส และสารนัดยันต์ที่เกิดขึ้น (Mortenson, 1966)

การสร้างโปรตีนจากแอมโมเนียที่เกิดจากการตั้งในไตรเจน

ในพืชและพากไพราริโอตจะมีวิถีทางในการนำแอมโมเนียที่ได้จากการตั้งในไตรเจนไปใช้ให้เป็นประโยชน์ได้ โดยหลังจากที่กําชในไตรเจนรับอิเลคตรอนจากเอนไซม์ในไตรจีน และถูกรีดิวช์เป็นแอมโมเนียแล้ว แอมโมเนียที่เกิดขึ้นจะทำปฏิกิริยากับสารประกอบอินทรีย์ชนิดต่าง ๆ ที่ได้จากการบันการเมตาโบลิสม์ที่เกิดในเซลล์ของแบคทีเรีย โดยที่แบคทีเรียจะได้รับสารประกอบอินทรีย์อื่น ที่มาจากการพิชแล้วเปลี่ยนให้เป็น

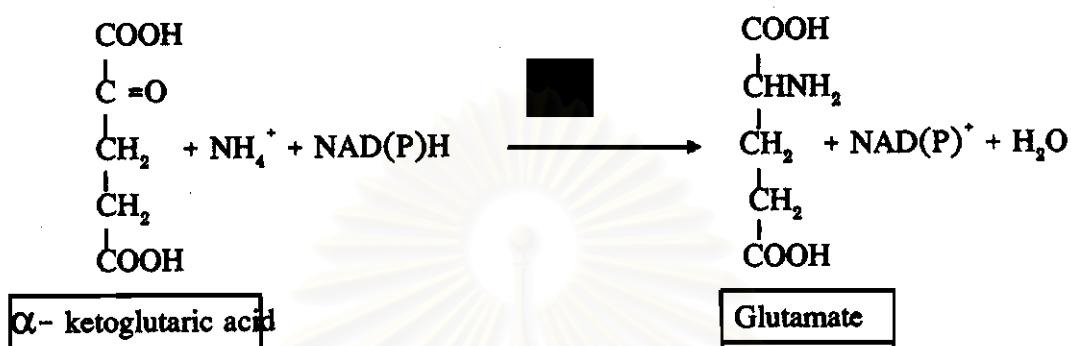
กรดอินทรีย์ เช่นกรดแอล파ติก (aspartic acid) กรดแอลfaค็อกลูตาริก (α -ketoglutaric acid) (Leaf และคณะ, 1959) เช่น

1. การที่แอมโนเนียมอิօօนไปรวมตัวกับกรด α -ค็อกลูตาริก (α -ketoglutaric acid) แล้วเปลี่ยนเป็นกลูตามีด โดยอาศัยเอนไซม์กลูตามีดไดไฮดรอเจนase (glutamate dehydrogenase, GDH) ดังแสดงในรูปที่ ๖ก. (Giller และ Wilson, 1991)
2. การที่กรด α -ค็อกลูตาริกรวมตัวกับแอมโนเนียมที่ได้จากกลูตามีน โดยอาศัยเอนไซม์กลูตามีน-2-ออกไซกลูตารेट-อะมิโนทรานส์เฟอเรส (glutamine-2-oxoglutarate aminotransferase, GOGAT) ทำให้ได้กรดกลูตามิก 2 ในเลกุล ซึ่งกรดกลูตามิกนี้สามารถนำมาระบายนี้เป็นตัวรับแอมโนเนียมอิօօน ซึ่งเมื่อกรดกลูตามิกรวมตัวกับแอมโนเนียมอิօօนโดยอาศัยเอนไซม์กลูตามีน ชีนทีเทส (glutamine synthetase, GS) ควบคู่กับการเกิดปฏิกิริยาไฮโดรไลซ์ของ ATP จะได้เป็นกลูตามีนซึ่งจะนำไปเติมให้เป็นตัวให้แอมโนเนียมอิօօนในการสร้างกรดกลูตามิกต่อไป ซึ่งกรดกลูตามิกที่ได้นี้สามารถนำไปใช้ในกระบวนการสังเคราะห์กรดอะมิโนชนิดอื่น เช่น ออร์นิทิน (ornithine) อาร์จินีน (arginine) และโปรดีน (proline) ได้ต่อไป ดังรูปที่ ๖ข. (Giller และ Wilson, 1991)

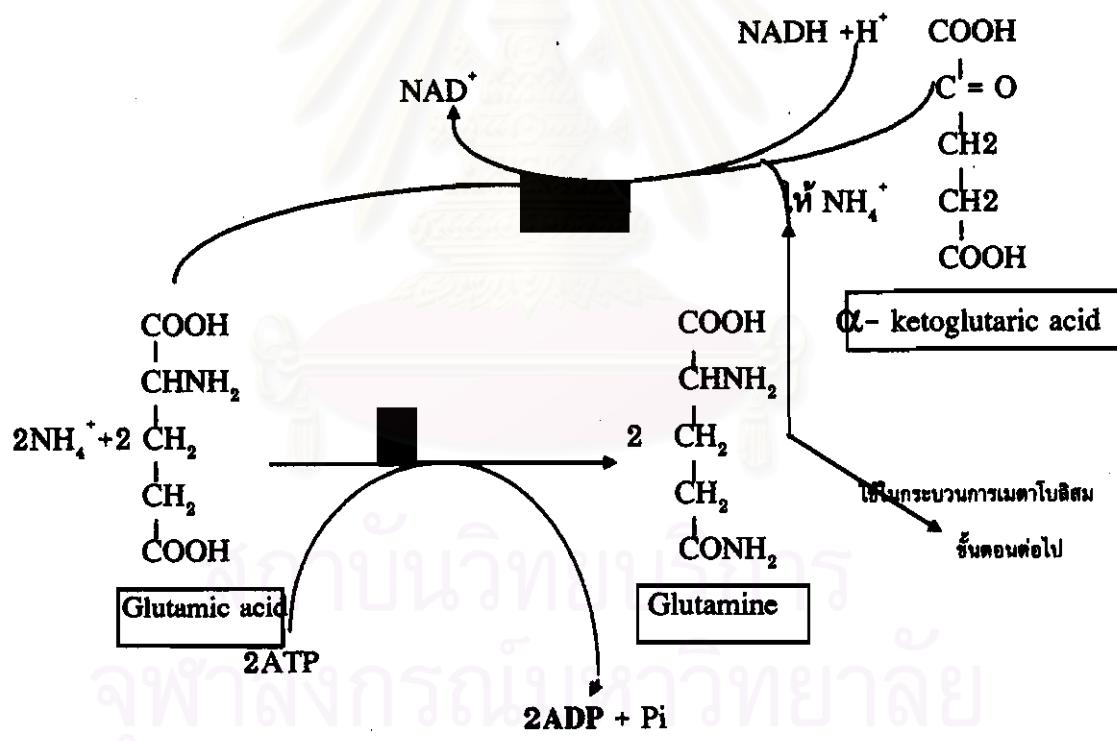
วิธีการป้องกันไม่ให้อ่อนไขมันในโปรตีนจะสัมผัสกับออกซิเจน

1. การหลีกเลี่ยงการที่จะสัมผัสกับออกซิเจน ดังเช่นพวกที่เจริญอยู่ภายใต้สภาวะที่ไม่มีออกซิเจนเช่น *Clostridium pasteurianum* พวกที่เจริญอยู่ภายใต้สภาวะที่มีออกซิเจนเพียงเล็กน้อยเช่น *Klebsiella pneumoniae* โดยมีลักษณะทางพันธุกรรมเป็นตัวควบคุมให้สังเคราะห์เอนไซม์นี้ภายใต้สภาวะที่มีปริมาณออกซิเจนต่ำเท่านั้น (Gussenh และคณะ, 1986) โดยปริมาณออกซิเจนที่เหมาะสมคือ 0.03 μM ซึ่งน้อยมากเมื่อเทียบกับปริมาณออกซิเจนในน้ำซึ่งมีค่าถึง 225 μM (Hill, 1992)

n)



2)



รูปที่ 6 กลไกการทำงานของเอนไซม์ GDH, GS และ GOGAT (Giller และ Wilson, 1991)

- ก) กลไกการทำงานของเอนไซม์ glutamate dehydrogenase (GDH)
ข) กลไกการทำงานของเอนไซม์ glutamine synthetase (GS) และ glutamine-2-oxoglutamate aminotransferase (GOGAT)

2. การหลักเลี่ยงที่จะสัมผัสกับออกซิเจนในสิ่งมีชีวิตที่เจริญภายใต้สภาวะที่มีออกซิเจน ซึ่งโดยปกติจะมีการหายใจเกิดขึ้น ถ้ามีออกซิเจนน้อยเกินไป ก็จะไม่เกิดการหายใจ แต่ในทางตรงกันข้ามถ้ามีออกซิเจนมากเกินไปในトリจีเนสก็จะไม่สามารถทำงานได้ ดังนั้นกิจกรรมของในトリจีเนสจะเกิดขึ้นเมื่อยุ่งภายใต้สภาวะที่มีออกซิเจนในปริมาณน้อย (microaerobic condition) เท่านั้น เช่นในพาก *Azospirillum brasiliense* จะหลักเลี่ยงโดยเคลื่อนตัวไปอยู่ในบริเวณที่มีแรงดันออกซิเจนต่ำ บางพากอาจมารวมตัวเป็นโคลนี พากที่อยู่ใกล้กันของโคลนีก็จะมีแรงดันออกซิเจนต่ำ ซึ่งมักพบในพากไซยาโนแบคทีเรียที่เป็นเชลล์เดียว และ *Dexia gummosa* (Giller และ Wilson, 1991)

3. การสร้างผังเซลล์ที่ออกซิเจนแพร่ผ่านไม่ได้เพื่อป้องกันออกซิเจน เช่นใน *Frankia* ที่สร้างเวลชิเคิล (vesicle) หรือในไซยาโนแบคทีเรียที่เป็นสาย (filamentous cyanobacteria) ที่สร้างเยหเทอโรซีสต์ซึ่งมีขนาดใหญ่กว่าเชลล์ปกติ มีชลนิมัน (envelop) ที่ประกอบด้วยโพลีแซคคาไรต์ และไกลโคลิปิด (glycolipid) ซึ่งทำให้ออกซิเจนไม่สามารถแพร่ผ่านได้ (Giller และ Wilson, 1991)

4. การสร้างกลไกในการป้องกันออกซิเจนแพร่ผ่านชั้นคอร์เทค (cortex) ของปมราก โดยเซลล์ในชั้นคอร์เทคชั้นใน (inner cortex) จะเรียงตัวอัดกันแน่น โดยไม่มีช่องว่างคั่น นอกจากนี้เซลล์แบคทีเรียจะสร้างแผ่นเมมเบรน (membrane) นาห่อหุ้มเซลล์แบคทีเรียเพื่อป้องกันไม่ให้ออกซิเจนผ่านเข้าไป (Witty และ Minchin, 1990) กลไกในการป้องกันออกซิเจนอีกอันหนึ่งคือ การที่ภายในปมรากจะมีเลคทินไมโกลบินกระจายอยู่ ซึ่งเลคทินไมโกลบินนี้จะมีความสามารถในการจับออกซิเจนได้สูง ช่วยตึงออกซิเจนออกจึงทำให้ในトリจีเนสไม่สัมผัสกับออกซิเจน (Giller และ Wilson, 1991)

5. การสร้างกลไกในการป้องกันออกซิเจนในトリจีเนสจากออกซิเจนในพาก *Azotobacter* จะมีการป้องกันแบบอัตโนมัติ (auto-protection) โดยอาศัยเอนไซม์ไดในトリจีเนสเรติกเกสซึ่งจะเปลี่ยนออกซิเจนให้อยู่ในรูปของไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ (hydrogenperoxide) แล้วเปลี่ยนไปเป็นน้ำต่อไปโดยเอนไซม์ชุดปะเปอร์ออกไซด์ ดิสมิวเทส(supperoxide dismutase) (Hill, 1992)

ข้าว

ข้าวจัดเป็นพืชเศรษฐกิจที่มีความสำคัญของประเทศไทย ในปี พ.ศ. 2540 มีมูลค่าการส่งออกเป็นอันดับ 4 โดยมีมูลค่าการส่งออกถึง 65,093.4 ล้านตัน เนื่องจากข้าวเป็นอาหารที่ใช้เลี้ยงประชากรเกือบครึ่งโลก ข้าวเป็นพืชเขตร้อนที่ต้องการอุณหภูมิ และความชื้นสูงสำหรับการเจริญเติบโต ข้าวจัดอยู่ในวงศ์ (family) Gramineae มีชื่อวิทยาศาสตร์ว่า *Oryza sativa* ซึ่งมีลักษณะเด่นคือ ดอกเป็นดอกเดี่ยว (ໄສ) พงษ์เก่า, 2534) นอกจากนี้ ข้าวยังสามารถแบ่งได้เป็น 2 พากคือ

1. ข้าวปลูก (cultivated rice) ได้แก่ *Oryza sativa* ซึ่งมีความสำคัญทางเศรษฐกิจมากที่สุด และ *Oryza glaberrima* มีปลูกเฉพาะแบบตะวันตกของทวีปแอฟริกาเท่านั้น

2. ข้าวป่า (wild rice) มีลักษณะเป็นวัชพืช เมล็ดเล็ก ร่วงง่าย และเมล็ดมีหาง (awn) เท่าที่พบในประเทศไทยมี 5 species คือ *Oryza perennis*, *Oryza fatus*, *Oryza officinalis*, *Oryza granulata* และ *Oryza ridleyi*

ปัจจัยที่มีผลต่อการปลูกข้าว

1. ดิน

ข้าวเป็นพืชที่สามารถขึ้นได้ที่ระดับน้ำทะเลจนถึงที่สูง 2,500 เมตรเหนือระดับน้ำทะเล และขึ้นได้ในดินชนิดต่างๆ ตั้งแต่ดินทรายจนถึงดินเหนียว มีความเป็นกรด-ด่างตั้งแต่ 3-10

2. ปริมาณน้ำฝน

ข้าวไร่เป็นข้าวที่ใช้น้ำน้อยกว่าข้าวชนิดอื่น แต่ปริมาณน้ำฝนในแต่ละเดือนที่ทำให้ข้าวไร่ออกงามดีก็ไม่ควรน้อยกว่า 200 มิลลิเมตร

3. ปริมาณน้ำ

ข้าวเป็นพืชที่ต้องการน้ำมาก ในการเตรียมดินแปลงกล้าจะใช้น้ำ 150-200 มิลลิเมตร และน้ำสำหรับเลี้ยงกล้าเป็นเวลา 30-40 วัน ประมาณ 250-400 มิลลิเมตร

ความต้องการน้ำตั้งแต่ปีกดำเนินกระทั้งเก็บเกี่ยวอยู่ในระหว่าง 800-1,200 มิลลิเมตร และการใช้น้ำประจำวันในอัตรา 6-10 มิลลิเมตร

4. แสงอาทิตย์

แสงเป็นปัจจัยสำคัญต่อการให้ผลผลิตของข้าว ในฤดูฝนเนื่องจากมีเมฆหมอกมากทำให้ความเข้มของแสงน้อยกว่าในฤดูแล้ง ทำให้ผลผลิตต่ำกว่าในฤดูแล้ง แสงมีความจำเป็นมากโดยเฉพาะอย่างยิ่งในช่วงการเริ่มสร้างดอกจนกระทั้ง 10 วันก่อนเมล็ดแก่

5. ความยาวของวัน

โดยทั่วไปข้าวเป็นพืชที่ต้องการช่วงความยาวของวันที่สั้น (short day) และมีความไวต่อช่วงแสง ดังนั้นถ้ามีวันยาว (long day) จะทำให้ต้นข้าวไม่ออกดอกหรือออกดอกล่าช้า ออกรวด

6. อุณหภูมิ

อุณหภูมิที่เหมาะสมและทำให้ผลผลิตของข้าวสูงจะอยู่ในช่วง 25-33 องศาเซลเซียส

7. ลม

ลมอ่อนที่พัดในช่วงการเจริญจะช่วยทำให้ผลผลิตของข้าวสูงขึ้น เพราะอากาศที่พัดผ่านต้นข้าวจะช่วยนำก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ให้แก่ต้นข้าว แต่ถ้าลมแรงไปจะทำให้ต้นข้าวหักล้มได้

ชนิดของปุ๋ยและการใช้ปุ๋ยกับต้นข้าว

1. การให้ปุ๋ยอินทรีย์ (organic fertilizer) (ไสว พงษ์เก่า, 2534)

การใส่ปุ๋ยอินทรีย์ เช่นปุ๋ยคอก และปุ๋ยหมักจะช่วยปรับปรุงคุณสมบัติทางกายภาพของดิน ทำให้ดินร่วนซุย แต่ต้องใช้ในปริมาณมาก เนื่องจากมีธาตุอาหารต่ำกว่าปุ๋ยเคมี การใส่ปุ๋ยอินทรีย์จะทำให้การใช้ปุ๋ยเคมีมีประสิทธิภาพสูงขึ้น ดังนั้นในเดือนที่ ฯ ไปการใช้ปุ๋ยอินทรีย์ร่วมกับปุ๋ยเคมีจะทำให้ได้ผลดีที่สุด

2. การใช้ปุ๋ยเคมี หรือปุ๋ยวิทยาศาสตร์ (chemical fertilizer) (ໄສວ พงษ์เก่า, 2534)

ปุ๋ยในโตรเจน พอสฟอรัส และโปแตสเซียม เป็นธาตุอาหารที่พืชต้องการในปริมาณมาก และดินนาส่วนใหญ่จะขาดหรือมีไม่เพียงพอ ในแปลงนาทั่วไปจะมีการตอบสนองต่อปุ๋ยในโตรเจน และพอสฟอรัสสูงกว่าโปแตสเซียม วิธีการใส่ปุ๋ยเคมีตามทฤษฎีจะใส่ทั้งหมด 4 ครั้ง

ครั้งที่ 1 ในระยะปักต่ำหรือก่อนปลูก ใส่ปุ๋ยทุกชนิดลงในแปลงเป็นปุ๋ยรองพื้น (basal application)

ปุ๋ยในโตรเจน $\frac{1}{4}$ ของทั้งหมด

ปุ๋ยฟอสเฟต ทั้งหมดที่ใช้

ปุ๋ยโปแตสเซียม $\frac{3}{4}$ ของทั้งหมด

ครั้งที่ 2 ในระยะข้าวแตกกอ ใส่ปุ๋ยในโตรเจน $\frac{1}{4}$ ของทั้งหมด

ครั้งที่ 3 ในระยะ 12 วันก่อนดอกบาน ใส่ปุ๋ยในโตรเจน $\frac{1}{4}$ ของทั้งหมด เพื่อขยายขนาดดอก

ครั้งที่ 4 ใส่ปุ๋ยในโตรเจน และโปแตสเซียมที่เหลือ เป็นปุ๋ยรองพื้นในระยะดอกบาน

สถาบันวิทยบริการ
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย