

## บทที่ 2

### ตรวจเอกสาร

#### จุลินทรีย์ที่อาศัยอยู่ในเนื้อเยื่อพืช (Endophyte)

จุลินทรีย์ที่อาศัยอยู่ในเนื้อเยื่อพืชหรือเอ็นโดไฟท์(endophyte) หมายถึงจุลินทรีย์ทั้งหมดที่ในช่วงหนึ่งของชีวิตซึ่งอาจจะสั้นหรือยาวก็ได้ อาศัยอยู่ในพืช(host) รวมทั้งที่เป็น mutualism neutral symbiont และ pathogen ด้วยแต่อยู่แบบพักในพืชที่เป็นพืชอาศัย (สายสมร, 2541) และอาจทำให้พืชแสดงอาการของโรคเมื่อพืชอยู่ในสภาวะเครียด (Stone, 1990; Carroll, 1988) เชื้อจุลินทรีย์ดังกล่าวจะอาศัยอยู่ในพืชโดยไม่แสดงอาการของโรคให้เห็นในขณะที่พืชเจริญเติบโตปกติ

#### ประโยชน์ที่ได้รับจากจุลินทรีย์ที่อาศัยอยู่ในเนื้อเยื่อพืช

1. สามารถผลิตสารที่มีความสำคัญหลายชนิดที่สามารถใช้ประโยชน์ในทางเกษตรกรรม และเภสัชกรรม ในปีค.ศ. 1986 Dreyfuss พบว่า เชื้อรา Xylaria ซึ่งแยกออกมาจากพืชในแถบอเมริกาใต้ และ แมกซิโก สามารถผลิตสารปฏิชีวนะ cytochalasin ในปีค.ศ.1992 Sardia ได้ศึกษา Streptomycetes ในรากพืช พบว่ามีบทบาทต่อการเจริญเติบโตของพืช โดยสร้างสาร secondary metabolite ที่ยับยั้งการเจริญของรา และแบคทีเรียที่ก่อเกิดโรค (อ้างโดย นิตยา , 2542) ในปีพ.ศ. 2542 นิตยา ทำการศึกษา secondary metabolite ของแบคทีเรียเอ็นโดไฟท์ *Bacillus sp.* พบว่าสามารถควบคุมการเจริญเติบโตของ *Streptococcus aureus* *Pseudomonas aeruginosa* *Candida albicans* และ *Aspergillus niger* ได้

2. มีบทบาทในการป้องกันโรคและแมลง Larry และ คณะ (อ้างโดย สายสมร, 2541) รายงานว่า เชื้อราเอ็นโดไฟท์ 3 สายพันธุ์ของต้น balsom สามารถลดการเจริญ และการอยู่รอดของ หนอน spur budworm ลงได้ซึ่งก็คือ *Phyllosticta spp. Strain16*

3. สร้างสาร metabolite ที่มีประโยชน์ต่อการเจริญเติบโตและสรีระวิทยาของพืช Fuentes et.al. (1993) ได้ทำการศึกษาอ้อย 13 สายพันธุ์ ในแมกซิโก พบว่าเชื้อ *Acetobacter diazotrophicus* 18 สายพันธุ์ที่แยกได้สามารถผลิตสาร indole acetic acid (IAA) ในอาหารเลี้ยง

เชื้อ จากผลการวิเคราะห์ด้วยเครื่อง HPLC ในปริมาณ 0.14-2.42  $\mu\text{g/ml}$  IAA เป็น plant growth promoting regulator ที่สำคัญมากชนิดหนึ่งต่อการเจริญเติบโตของพืช นอกจากนี้ยังมีรายงานการผลิตสารควบคุมการเจริญเติบโตอื่นๆอีก เช่น ethylene, auxins และ cytokinins จุลินทรีย์กลุ่มนี้ได้แก่ จุลินทรีย์บางสายพันธุ์ในสกุล *Pseudomonas*, *Enterobacter*, *Staphylococcus*, *Azotobacter* และ *Azospirillum* (Hallman, et al., 1997)

4. ตรึงไนโตรเจนจากอากาศมาเปลี่ยนเป็นสารประกอบไนโตรเจนให้พืชนำไปใช้ได้ มีรายงานการศึกษาจุลินทรีย์กลุ่มนี้อย่างกว้างขวางในพืชเศรษฐกิจ เช่น อ้อย ข้าว ข้าวโพด และ สับปะรด พบว่ามีจุลินทรีย์ที่สามารถตรึงไนโตรเจนได้ในสกุล *Acetobacter*, *Azoarcus*, *Azospirillum* และ *Herbaspirillum* (Boddy, et al., 1995; Reinhold-Hurek and Hurek, 1998; Olivares, et al., 1996)

5. ลดการใช้ปุ๋ยไนโตรเจนกับพืชบางชนิด ส่งผลให้ลดต้นทุนการผลิต ลดการใช้พลังงานปิโตรเลียมลง และเป็นไปตามแนวทางที่สอดคล้องกับธรรมชาติ Boddey, et al. (1995) รายงานการทดลองที่บราซิลไว้ว่า อ้อยสามารถให้ผลผลิตได้ในปริมาณที่สูง แม้ว่าจะใช้ปุ๋ยไนโตรเจนต่ำ โดยอ้อยส่วนใหญ่ได้รับการช่วยเหลือ จากสิ่งมีชีวิตที่ตรึงไนโตรเจนมากกว่า 60 % ( > 150 kg /ha/year ) นอกจากนี้ในประเทศบราซิลยังใช้พลังงานจากเอธานอลที่ผลิตมาจากน้ำตาลอ้อยมาเป็นเชื้อเพลิงในเครื่องยนต์รถในประเทศกว่า 80% (Dobereiner, 1997)

#### การศึกษาแบคทีเรียเอนโดไฟท์ที่สามารถตรึงไนโตรเจน

การศึกษา endophyte ที่สามารถตรึงไนโตรเจน(diazotroph) มีมานานกว่า 40ปีแล้ว ในช่วงปีค.ศ. 1950 Dobereiner ได้รายงานถึงจุลินทรีย์ตรึงไนโตรเจนบริเวณรากอ้อย พบว่ามีเชื้อตระกูล *Beijerinckia* อยู่เป็นจำนวนมาก และพบจุลินทรีย์ตรึงไนโตรเจนได้อีกหลายชนิด แต่ทว่าไม่มีชนิดใดที่สามารถตรึงไนโตรเจนให้แก่พืชได้ในปริมาณที่พอเพียง (Balnadi, 1997) จนกระทั่ง 20 ปีที่ผ่านมา การศึกษาจุลินทรีย์ตรึงไนโตรเจนได้รับความสนใจมากขึ้น ทำให้มีการค้นพบจุลินทรีย์ขึ้นมาอีกหลายกลุ่มด้วยกัน ได้แก่ genera *Azospirillum*, *Herbaspirillum*, *Acetobacter*, *Azoarcus* และ *Burkholderia* ซึ่งจุลินทรีย์เหล่านี้สามารถแยกออกมาจากพืชที่ไม่ใช่พืชตระกูลอ้อยหลายชนิดได้แก่ อ้อย ข้าว ข้าวโพด ข้าวฟ่าง และพืชให้พลังงาน C-4 ได้แก่ *Miscanthus sinensis*, *Penisetum* และ หญ้า Kallar ซึ่งเป็นพืชทนดินเค็ม ต่อมามีการพบจุลินทรีย์ในไม้ผลเมืองร้อน เช่น *Ananas* sp. และ *Musa* sp. ต้นปาล์มน้ำมัน และกาแฟ (Balnadi, 1997; Kirchhof, 1997; Waber และคณะ 1999 )

ในช่วงระหว่างปีค.ศ.1950 Dobereiner และRuchel ทำการแยกจุลินทรีย์ที่สามารถตรึงไนโตรเจนได้จากบริเวณรากอ้อย โดยหนึ่งในเชื้อที่พบเป็นเชื้อชนิดใหม่คือ *Beijerinikia fluminensis* ซึ่งเจริญได้ในดินเท่านั้น ในช่วงระหว่างปี ค.ศ.1970 ได้มีการค้นพบเชื้อชนิดใหม่ในตระกูล Azospirillum ซึ่งเจริญเติบโตได้ในดิน และยังพบเป็นจำนวนมากบริเวณรากของธัญพืชหลายชนิด เช่น ข้าวโพด ข้าว หญ้าเลี้ยงสัตว์ อ้อย และปาล์มน้ำมัน ซึ่งพบว่ามีจุลินทรีย์บางกลุ่มเจริญและเพิ่มจำนวนได้ภายในเนื้อเยื่อ (Schloter, et al., 1994)

ในช่วงระหว่างปีค.ศ. 1980 Dobereiner ได้รายงานถึงแนวทางการแยกเชื้อเอนโดไฟท์ที่อยู่บริเวณรากพืชว่า แม้จะมีผู้ศึกษาเชื้อบริเวณรากพืชมาเป็นจำนวนมากก็ตาม การแยกเชื้อที่ตรึงไนโตรเจนได้นั้นยังคงประสบปัญหาอยู่ และให้ข้อเสนอแนะว่าอาหารที่ใช้ควรเป็นอาหารที่จุลินทรีย์ตรึงไนโตรเจนนั้นตอบสนอง โดยจำลองสภาพแวดล้อมภายในดินไม้ที่จุลินทรีย์อาศัย ซึ่งนำไปสู่การค้นพบเชื้อจุลินทรีย์ตรึงไนโตรเจนกว่า 10 ชนิด ในปี 1986/1987 โดยประเด็นสำคัญคือการคัดเลือกแหล่งคาร์บอนที่ใช้ในอาหารเลี้ยงเชื้อ และการใช้อาหารกึ่งแข็งที่ปราศจากไนโตรเจนในการเพาะเลี้ยง Calcavante และ Dobereiner(1988) ทำการสำรวจหาจุลินทรีย์ตรึงไนโตรเจนในรากและลำต้นอ้อย ในแปลงปลูก4พื้นที่ในประเทศแม็กซิโก พบจุลินทรีย์ตรึงไนโตรเจนประเภท micro-aerobic ซึ่งพบอยู่ในตัวอย่างบริเวณลำต้นและรากที่ล้างแล้วเป็นจำนวนมาก การแยกเชื้อดำเนินการโดยทำการเลี้ยงในอาหารกึ่งแข็งผสมน้ำอ้อยปราศจากไนโตรเจน มีน้ำตาล10% pH4.5 พบแบคทีเรียชนิดใหม่มีลักษณะเป็นแท่ง อาศัยได้ในสภาพมีออกซิเจน เคลื่อนที่ได้ด้วยflagella ด้านข้าง 1-3 อัน ตรึงไนโตรเจนจากอากาศในอาหารกึ่งแข็งแต่ตรึงไม่ได้ในอาหารเหลว ในกระบวนการตรึงไนโตรเจนไม่ปรากฏการทำงานของ nitrate reductase เมื่อมีปริมาณของ  $\text{NO}_3^-$  10mM จุลินทรีย์เจริญเติบโตได้ดีที่สุดในอาหารที่มีความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครส 10% สามารถเจริญเติบโตได้ถึงความเข้มข้นของน้ำตาล 30% แต่ไม่เจริญที่35% มีการสร้างกรด pH3.0 สามารถเจริญและตรึงไนโตรเจนได้ในสภาพอาหารเป็นกรด สามารถใช้เอธานอลได้ และทำให้เกิดสภาพ overoxidised (เกิดการออกซิไดส์เป็น  $\text{CO}_2$  และ  $\text{H}_2\text{O}$ ) กรดอะซิติกและแลคติกถูกออกซิไดส์เป็น  $\text{CO}_2$  และ  $\text{H}_2\text{O}$  สามารถผลิต  $\text{CaCO}_3$ ออกมาได้ เมื่อเลี้ยงในอาหาร potato agar เกิดเป็นโคโลนีสีน้ำตาลเข้ม และโคโลนีเป็นสีส้มเมื่อเลี้ยงในอาหารที่มี bromothymol blue และไนโตรเจนต่ำ (20mg yeast extract) ในการสังเกตลักษณะมีความแตกต่างกับเชื้อ *Frateuria*, *Glucocobacter*, *Acetobacter* หรือแบคทีเรียตรึงไนโตรเจนชนิดอื่นๆ โดยแบคทีเรียชนิดใหม่นี้ให้ชื่อว่า *Saccharobacter nitrocaptans*

นอกจากนี้ยังมีการศึกษาแบคทีเรียเอนโดไฟท์กับพืชอีกหลายชนิด เช่น Doorn, et al. (1991) ใช้กล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอนแบบส่องกราด (scanning electron microscopy) ศึกษาจุลินทรีย์ในระบบท่อน้ำเลี้ยง (xylem) ของกุหลาบ พบว่ามีแบคทีเรียหลายชนิดอาศัยอยู่เป็นจำนวนมาก เป็น *Pseudomonas* มากกว่า 70% ที่เหลือเป็น *Enterobacter* ประมาณ 10% เป็น *E. agglomerans* และยังพบแบคทีเรียสกุลอื่นๆ *Acinetobacter*, *Bacillus*, *Aeromonas*, *Alcaligene*, *Citrobacter* และ *Flavobacteria* นอกจากนี้ยังพบเชื้อราบางชนิด แต่ไม่พบยีสต์อาศัยอยู่ในระบบท่อน้ำเลี้ยง (อ้างโดย นิตยา, 2542)

Pimentel, et al. (1991) ได้ทำการศึกษาเชื้อแบคทีเรียโรคพืช ซึ่งทำให้เกิดโรค mottle stripe โดยมีเชื้อสาเหตุคือ *Pseudomonas rubrisubalbiscans* ซึ่งสามารถเจริญเติบโตและตรึงไนโตรเจนภายในอ้อยได้ นอกจากนี้ยังนำเชื้อเอนโดไฟท์ที่อยู่บริเวณรากพืช คือ *Herbaspirillum seropedica* ซึ่งเป็นเชื้อสาเหตุของโรค mottle strip ของข้าวฟ่าง และหญ้า Napier ไปทำการถ่ายเชื้อลงไปให้อ้อย หลังจากนั้น 60 วันสามารถเชื้อแยกแบคทีเรียทั้งสองกลับมาจากใบได้อีกครั้ง โดยเชื้อยังคงเจริญอยู่ได้เป็นจำนวนมากในใบอ้อยแม้กระทั่งหูดควบคุมที่ไม่ได้ทำการถ่ายเชื้อ ในรายละเอียดทางด้านสรีระวิทยาของ *Pseudomonas rubrisubalbiscans* ทั้ง 6 สายพันธุ์ ได้ถูกนำไปเปรียบเทียบกับ *H. seropedica* พบว่ามีความสัมพันธ์ใกล้เคียงกันเป็นอย่างมาก ต่อมาเชื้อได้ถูกจำแนกใหม่ เชื้อ 2 ชนิดที่ได้รับการเปลี่ยนแปลงเป็น *H. seropedica* และ *H. rubrisubalbiscans*

Fuentes-Ramirez, et al. (1993) ได้ศึกษาท่อนพันธุ์อ้อย 13 สายพันธุ์เพื่อทำการประเมินหาเชื้อ *Acetobacter diazotrophocus* ซึ่งเป็นแบคทีเรียที่สามารถตรึงไนโตรเจนได้พบว่า จำนวนเชื้อที่แยกได้มีมากมายหลายระดับ (1.1-67%) โดยมีความสอดคล้องกับปริมาณไนโตรเจนที่ให้แก่อ้อย ปริมาณเชื้อที่แยกได้มี 1.1-2.5% จากบริเวณที่มีการให้น้ำปุ๋ยไนโตรเจนที่สูง (275-300 kg./ha) และมีปริมาณสูงสุดที่ 10-67% จากบริเวณที่ได้รับปุ๋ยไนโตรเจน 120 kg./ha มีเชื้อ *Acetobacter diazotrophocus* 18 สายพันธุ์ สามารถผลิต indole acetic acid (IAA) ในอาหารเลี้ยงเชื้อ เมื่อตรวจสอบด้วยเครื่อง HPLC พบปริมาณ IAA ที่เชื้อผลิตได้อยู่ระหว่าง 0.14-2.42  $\mu\text{g/ml}$

Dong, et al. (1994) ทำการแยกจุลินทรีย์ภายในช่องว่าง parenchyma cell ของอ้อย โดยทำการแยกของเหลวด้วยการเหวี่ยง ได้ของเหลวประกอบด้วยน้ำตาลซูโครส 12% มี pH 5.5 และพบแบคทีเรียผลิตกรด (ประมาณ  $10^4$  เซลล์/มล.) เมื่อทำการจำแนกโดยอาศัยวิธีการทางชีวเคมี และทางสัณฐานวิทยา พบเป็นเชื้อ *Acetobacter diazotrophicus* แบคทีเรียดังกล่าวพบในส่วนช่องว่างระหว่างเซลล์ เมื่อทำการทดสอบแสดงให้เห็นว่าเชื้อสามารถอาศัยอยู่ได้ภายใน apoplast fluid ซึ่งของเหลวดังกล่าวนับว่าเป็นแหล่งอาหารที่เหมาะสมสำหรับเชื้อเจริญเติบโต โดยมีปริมาณ 3% โดย

ปริมาณต่อน้ำหนักต้นอ้อย หรือเป็นปริมาณถึง 3 ton/ha ของอ้อยที่ปลูก ของเหลวดังกล่าวเป็น แหล่งอาหารของเชื้อแบคทีเรียตรึงไนโตรเจนชนิดนี้เป็นอย่างดี อย่างไรก็ตามปริมาณเชื้อยังขึ้นอยู่กับความต้องการปุ๋ยและชนิดพันธุ์ของอ้อย ทำให้ทราบว่าของเหลวดังกล่าวอาจมีส่วนสำคัญต่อการเกิดสภาวะฟุ้งพลาอัสซึ่งกันและกันระหว่างเชื้อกับพืช ในปีค.ศ. 1995 Dong, et al. ทำการศึกษาแบคทีเรียซึ่งสามารถตรึงไนโตรเจนได้จากการสกัดออกมาจากภายในช่องว่างระหว่างเซลล์เนื้อเยื่ออ้อย โดยเปรียบเทียบกับสายพันธุ์ของ *Acetobacter diazotrophicus* (PAL-5) พบว่ามีความสอดคล้องกับลักษณะที่มีการศึกษามาทุกประการ ลักษณะที่ได้ศึกษาได้แก่ รูปสัณฐาน 37 แบบ การทดสอบด้านชีวเคมี องค์ประกอบของกรดไขมันภายในเซลล์ และกิจกรรมของเอนไซม์ไนโตรจีเนสซึ่งอาศัยเทคนิค acetylene reduction และ H<sub>2</sub> evolution พบว่าการใช้เทคนิค H<sub>2</sub> evolution ไม่สามารถนำมาใช้ได้ เนื่องจากเมื่อมีความเข้มข้นของ acetylene สูง ทำให้ปฏิกิริยาถูกยับยั้งไว้เกินกว่าที่จะวัดออกมา

Ferreira, et al. (1995) มีรายงานการศึกษาแบคทีเรียตรึงไนโตรเจนในปาล์ม 2 ชนิดคือ ปาล์มน้ำมัน (*Elaeis guineensis*-Dende) และ Peachpalm (*Bactris gasipaes*-Pupunha) พบการเจริญของเชื้อ *Azospirillum brasilense*, *A. amazonense*, *A. lipoferum* *Herbaspirillum seropedica* ในปาล์มน้ำมัน ในขณะที่ Peachpalm พบเชื้อ *Azospirillum brasilense*, *A. amazonense*, *A. lipoferum* และ *Beijerinckia* spp. และยังพบจุลินทรีย์ตรึงไนโตรเจนไม่ทราบชนิดตามบริเวณราก ลำต้น ใบ และเอนโดสเปิร์มของผล จากการศึกษาที่ผ่านมา ทำให้คาดได้ว่าอาจพบเชื้อ *Herbaspirillum* ชนิดใหม่ที่สามารถเจริญบนราก ลำต้น และใบของปาล์มได้ ในปีเดียวกัน Ureta, et al. (1995) ได้รายงานการศึกษาเชื้อ *Acetobacter diazotrophicus*, *Herbaspirillum seropedica*, *Herbaspirillum rubrisubalbicans* ที่สามารถเจริญและเป็นแหล่งไนโตรเจนแก่อ้อยในปริมาณสูง โดยทำการจำแนกชนิดเชื้อจุลินทรีย์ออกเป็น 8, 2 และ 4 ชนิดตามลำดับ ด้วยเทคนิคทางโมเลกุลและเคมีชีวภาพ การจำแนกทางเคมีชีวภาพได้แก่ การใช้แหล่งคาร์บอน การต้านทานยาปฏิชีวนะ เพื่อทำการแบ่งกลุ่มเชื้อระหว่างเชื้อ *A. diazotrophicus*, กับ *Herbaspirillum* spp. ออกจากกัน การจำแนกชนิดเชื้อภายในกลุ่มเดียวกันอาศัย เทคนิค PCR โดยใช้ *dctA* ของเชื้อ *Rhizobium meliloti* เป็น primer เข้าคู่กับ DNA ในสภาพความจำเพาะต่ำ

ในปีค.ศ. 1996 มีรายงานการค้นพบแบคทีเรียเอนโดไฟต์ที่สามารถตรึงไนโตรเจนชนิดใหม่คือ *Burkholderia brasilensis* โดย Banaldi แยกได้จาก มันเทศ และมันลำปะหลัง นอกจากนี้ยังพบ *Burkholderia* สายพันธุ์อื่นๆจากอ้อย ซึ่งมีความคล้ายคลึงกับ *Burkholderia brasilensis* ซึ่งมี

การทดสอบต่อมาโดยใช้เทคนิค 23s rDNA ในจำแนกชนิดและพบว่าเป็นคนละสายพันธุ์ (Kirchhof, et al., 1997)

Dobereiner (1997) ได้รายงานถึงความสำคัญของการตรึงไนโตรเจนทางชีวภาพไว้ว่า ในบราซิลถือว่าเป็นประเทศผู้นำในการทดแทนการใช้ปุ๋ยไนโตรเจนด้วยการตรึงไนโตรเจนทางชีวภาพ มีผลผลิตในภาคการเกษตรของบราซิลที่เป็นสินค้าส่งออกที่มีความสำคัญนั้น มีการใช้ปุ๋ยไนโตรเจนเป็นปริมาณที่ต่ำ (ประมาณ 10kg/ha) โดยถั่วเหลืองพันธุ์คัดเลือกซึ่งเป็นพืชที่มีการส่งออกมากที่สุดประเทศหนึ่งของโลกไม่มีการใช้ปุ๋ยไนโตรเจน ในรัฐพืชมมีการใช้ปุ๋ยไนโตรเจนในปริมาณที่พืชต้องการต่ำสุดเท่านั้น โดยธาตุอาหารที่ได้รับมีการสนับสนุนจากจุลินทรีย์ตรึงไนโตรเจนเป็นปริมาณกว่า30% ในขณะที่ให้ปุ๋ย PK และธาตุอาหารรองในปริมาณที่พอเพียง โดยอ้อยก็เป็นกลุ่มพืชที่ได้รับการสนับสนุนจากจุลินทรีย์ที่สามารถตรึงไนโตรเจนที่สูงมาก ในปริมาณกว่า 150 kg/ha ด้วยเหตุนี้ส่งผลให้โครงการการใช้พลังงานชีวภาพประสบผลสำเร็จ เนื่องจากพลังงานที่ได้มาจากการใช้อ้อยที่ไม่มีการใช้ปุ๋ยไนโตรเจนและไม่มีการเผาใบอ้อยในแปลงปลูกผลิตภัณฑ์พลังงานจึงมีปริมาณสูงเป็น 5 เท่าของความต้องการ และในปัจจุบันมีความเป็นไปได้ที่จะขยายโครงการพลังงานชีวภาพไปสู่พลังงานดีเซลชีวภาพจากพืชน้ำมัน โดยการศึกษาค้นหาจุลินทรีย์ตรึงไนโตรเจนชนิดใหม่ในต้นปาล์ม ซึ่งเป็นสายพันธุ์ที่ไม่มีการใช้ปุ๋ยไนโตรเจน

Jimenez-Salgado, et al. (1997) ได้ทำการแยกเชื้อ *Acetobacter diazotrophicus* จากเนื้อเยื่อของต้นกาแฟบริเวณราก พบเชื้อมีปริมาณระหว่าง 15-40% ขึ้นอยู่กับค่า pH ของดิน นอกจากนี้ยังทำการแยกจุลินทรีย์จากผลกาแฟ ภายสเปอร์ของ vesicular-arbuscular mycorhyza และ mealybugs (*Planococcus citri*) ซึ่งเป็นแมลงที่มีความสัมพันธ์กับกาแฟ แต่ยังไม่ประสบความสำเร็จ นอกจากนี้ยังสามารถแยกเชื้อแบคทีเรียตรึงไนโตรเจนที่สามารถสร้างกรดได้ชนิดอื่นๆ จากบริเวณรากกาแฟได้อีกกว่า 20 % เชื้อที่สามารถตรึงไนโตรเจนได้เหล่านี้มีคุณสมบัติบางอย่างใกล้เคียงกับเชื้อ *A. diazotrophicus* แต่ยังไม่สามารถระบุได้ว่าเป็นเชื้อ *Acetobacter diazotrophicus* เพราะยังคงมีความแตกต่างกันทางรูปลักษณะ และเคมีชีวภาพ และมีความแตกต่างกันอย่างมากใน electrophoresis mobility patterns ของ metabolic enzymes ที่coefficients ทาง genetic distance สูงถึง 0.950 ในรายละเอียด แบคทีเรีย *Acetobacter* ที่สามารถตรึงไนโตรเจนได้ชนิดนี้ มีความแตกต่างกันในส่วนของ small-subunit rRNA restriction fragment length polymorphism pattern ที่ประกอบกันอยู่เมื่อเปรียบเทียบกับเชื้อ *EcoRI* โดยแสดงค่า homology ในระดับที่ต่ำมากระหว่าง 11 ถึง 15% กับ *A. diazotrophicus* สายพันธุ์อ้างอิง PA15<sup>T</sup> ดังนั้นแบคทีเรีย *Acetobacter* ที่เกิดขึ้นมาใหม่ที่บริเวณรากของกาแฟนี้อาจมีเป็นแบคทีเรีย

ที่สามารถตรึงไนโตรเจนในตระกูล *Acetobacter* ที่ไม่ใช่ *A. diazotrophicus* และอาจเป็นแบคทีเรียเอนโคไฟท์ตรึงไนโตรเจนที่มาอาศัยอยู่ก่อน มากกว่าที่จะเข้าไปภายหลัง ทำให้เป็นแนวทางการแยกแบคทีเรียตรึงไนโตรเจนกับพืชไร่นาชนิดอื่นๆ ได้

Reinhold-Hurek และ Hurek (1997) รายงานการศึกษาความสัมพันธ์ของเชื้อเอนโคไฟท์จากต้นหญ้า *kallar* ซึ่งเป็นพืชทนเค็มในป่ากึ่งสถาน พบว่าเชื้อมีความใกล้เคียงในกลุ่ม *beta subclass* ของ *Proteobacteria* โดยมีความสัมพันธ์ใกล้เคียงที่สุดกับเชื้อแบคทีเรียสีม่วง ได้แก่ *Rhodocyclus purpureus* ผลจากการแยกเชื้อพบว่าเชื้อที่ได้มีความหลากหลายถึงแม้จะแยกออกมาจากพืชต้นเดียวกัน โดยทั้งหมดอยู่ในกลุ่มของ *Azoarcus* 5 ชนิดด้วยกัน ซึ่งเมื่อทำการวินิจฉัยด้วยเทคนิคทางชีวโมเลกุล คือ 16S ribosomal RAN sequences นอกจากนี้ยังใช้กระบวนการทดสอบอื่นๆ ซึ่งสามารถที่จะตรวจสอบสายพันธุ์เชื้อที่ไม่ทราบชนิดจากรากหญ้า *kallar* โดยเน้นพืชที่มีการเพาะปลูกแบบดั้งเดิม ซึ่งสามารถนับสำรวจประชากรเชื้อได้ และใช้เทคนิคเดียวกันนี้ในการ sequences กลุ่มเชื้อ *Azoarcus* ในรากจากแปลงปลูกข้าว ซึ่งสังเกตได้ว่าพืชอาศัยอาจครอบคลุมไปถึงข้าว ในการเพาะเลี้ยงในห้องทดลอง สมาชิกเชื้อ *Azoarcus* สามารถที่จะเพิ่มจำนวนอาศัยในรากข้าวได้ โดยเชื้อจะเข้าไปปกคลุมในบางส่วนของรากข้าวในบริเวณส่วนรากที่ยืดยาว (elongation) และส่วนรากที่แตกแขนง (differentiation) แล้วเพิ่มจำนวนทั้งภายในและระหว่างเซลล์ cortex และรูล้ำเข้าไปยังระบบท่อน้ำท่ออาหาร เข้าไปยังท่อน้ำ จนกระทั่งกระจายไปยังบริเวณส่วนต้นได้

Yamada, et al. (1997) ได้ทำการจำแนกแบคทีเรีย 36 สายพันธุ์ ใน genera *Acetobacter*, *Gluconobacter*, และ *Acidomonas* โดยอาศัยเทคนิค partial base sequence ที่ตำแหน่ง 1200 จนถึง 1375 เป็นจำนวน 156เบส ของ 16s rRNA โดย *Gluconobacter* สายพันธุ์ Q-10 ถูกนำมาใช้ในการทดสอบแบ่งกลุ่มแบคทีเรีย 2 subgroups ในกลุ่มแบคทีเรีย *Gluconobacter* ระหว่างสายพันธุ์ *Gluconobacter oxydans* และ *Gluconobacter cerinus* ในสายพันธุ์ Q-9 ถูกนำมาจำแนก subgenus ของ genus *Acetobacter* ซึ่งมีความแตกต่างทาง phylogenetic ไม่มากนักกับ genus ของ *Gluconobacter*

Cruz, et al. (2001) ได้รายงานการแยกจุลินทรีย์ตรึงไนโตรเจนได้จาก กล้วย และ สับปะรด โดยอาศัยวิธีการวิเคราะห์ด้วย 16s rDNA restriction และ 16s rDNA sequence พบเชื้อ *Herbaspirillum seropedica*, *Herbaspirillum rubrisubalbicans*, *Burkholderia brasiliensis* และ *Burkholderia tropicalis* และเชื้ออื่นๆ อีก 8 ชนิด ซึ่งมีความใกล้เคียงกับเชื้อใน genera alpha และ beta *Proteobacteria*.

## กล้วยไม้

กล้วยไม้เป็นพืชใบเลี้ยงเดี่ยว (Subclass Monocotyledonaceae) อยู่ในวงศ์ Orchidaceae (มลิวัลย์, 2539) เป็นพืชที่มีอายุยาวนานหลายปี จำพวกไม่มีเนื้อไม้ (perennial herbs) และมีจำนวนชนิดมากที่สุดในบรรดาไม้ดอกด้วยกัน กล้วยไม้มีประมาณ 25,000 ชนิด (species) พบได้ในถิ่นอาศัยแบบต่างๆ ตั้งแต่บริเวณพื้นที่ที่มีน้ำแข็งปกคลุมเกือบตลอดปี ไปจนถึงเขตร้อนในป่าทุกประเภท และสามารถเจริญเติบโตได้ทุกทวีปยกเว้นทวีปแอนตาร์กติกา รูปแบบการเจริญของกล้วยไม้มีหลายแบบ เช่นการเติบโตบนกิ่งไม้บนพื้นหิน และพื้นดิน ความแตกต่างของชนิดกล้วยไม้พบมากในเขตร้อน (tropic) จะพบกล้วยไม้ที่ดำรงชีวิตอยู่หลายรูปแบบ ทั้งกล้วยไม้ดิน (terrestrial) กล้วยไม้อากาศ (epiphyte) และกล้วยไม้ที่เจริญโดยอาศัยซากอินทรีย์วัตถุ ส่วนกล้วยไม้แถบหนาวและเขตอบอุ่น (temperate) มักเป็นกล้วยไม้ดิน (terrestrial) ที่เจริญให้เห็นได้เฉพาะฤดูกาล นอกจากนี้ยังมีความหลากหลายทางรูปลักษณ์ของ ราก ต้น ใบ ดอก และผล ในเรื่องขนาด มีตั้งแต่ขนาดยาวใหญ่เกือบเท่าต้นอ้อย เช่น ว่านเพชรหึง หรือต้นยาวเป็นสิบเมตร เช่น เถาว์นิลลา (*Vanilla* spp.) หรือขนาดโตกว่าหัวไม้ขีดไปเล็กน้อย เช่น พวงมณีบางชนิด (ครรรชิต, 2534; อภิลัศ, 2543)

## ลักษณะของส่วนต่างๆของกล้วยไม้

### 1 ต้น

ต้นของกล้วยไม้มีความแตกต่างกันหลายแบบ เช่น กลุ่มหนึ่งมีลักษณะเด่นเฉพาะที่เป็นที่รู้จักกันดี คือ พวกที่มีลำต้นปกคลุมด้วยผลกล้วย ที่เรียกกันว่าลำตูดกล้วย หรือหัวเทียม (pseudobulb) หรือหัว แต่ยังมีกล้วยไม้อื่นๆอีกมากที่มีลักษณะของต้นแตกต่างไปจากนี้ ซึ่งจะมีส่วนของต้นที่เป็นตัวหลัก มีลักษณะกลมยาวเป็นเส้นค่อนข้างเล็กแต่มักจะแข็งและเหนียวซึ่งเรียกกันว่าเหง้า (rhizome) เหง้าของกล้วยไม้จะทอดไปตามเปลือกไม้มีรากสั้นๆยึดเกาะ และจากเหง้านี้มีลำต้นอีกส่วนซึ่งมักจะมีลักษณะที่ต่างไปจากเหง้าเดิม เช่น เป็นลำยาว ดังที่พบเห็นในพวกเอื้องสายต่างๆ (*Debdrobium* spp.) ลำของกล้วยไม้บางชนิดโคนพองกว่าส่วนปลาย บางชนิดหัวท้ายเรียวยาว ตรงกลางป่องเล็กน้อย ส่วนที่เป็นหัวก็มีลักษณะต่างๆกัน เช่น ทรงกระบอก รูปกระสวย รูปหยดน้ำหรือคล้ายผลชมพู บางชนิดค่อนข้างกลม กลมแป้น เป็นต้น ถ้าเป็นพวกกล้วยไม้ดินส่วนหัวมักอยู่บนดินหรือกิ่งไม้ดิน และบางชนิดอาจมีส่วนโคนของกาบใบปกคลุมลำต้นที่เป็นลำหรือมีลักษณะคล้ายหัวนี้ ทำหน้าที่เก็บน้ำและอาหารสะสม ทั้งนี้เนื่องจากกล้วยไม้ส่วนใหญ่เป็นพืชทน



แล้ง มีชีวิตอยู่รอดได้โดยขาดน้ำติดต่อกันเป็นเวลานานหลายเดือนกล้วยไม้บางชนิดมองไม่เห็นลำต้นเนื่องจากมีขนาดเล็ก และมีใบปกคลุมตลอด หรือมีขนาดต้นเล็กมาก บางชนิดลำต้นลดขนาดลงมาก แต่มีส่วนการเจริญได้ดี เช่น พวกพญาไร้ใบ และบางชนิดลำต้นใต้ดินป่องพอง (tuber) ทำหน้าที่สะสมอาหาร กล้วยไม้ที่ต้นยาวมาก ได้แก่ พวก วานิลลา (*Vanilla* spp.) ซึ่งอาจยาวได้เป็นสิบเมตร และที่ต้นสูงได้มาก ได้แก่ พวกหวายแดง (*Renanthera* spp.) แต่เมื่อพิจารณาถึงขนาดโดยรวมแล้ว ว่านเพชรหึงน่าจะเป็นกล้วยไม้ที่มีขนาดใหญ่ที่สุดคือสูงหรือยาวได้ถึงสามเมตร และใบยาว 25-50 เซนติเมตร นอกจากนั้นกล้วยไม้หลายชนิดยังมีกิ่งที่กลายเป็นต้นเล็กที่พร้อมจะหลุดร่วงเจริญเป็นต้นใหม่ได้ เป็นการเพิ่มจำนวนต้นให้มากขึ้นได้อีกวิธีหนึ่ง นอกเหนือจากแตกหน่อขยายขนาดของกอ

## 2 ราก

รากของกล้วยไม้อาจเกิดที่โคนต้นหรือตามข้อ มีขนาดและจำนวนที่ต่างกันตามชนิด บางพวกส่วนของรากนอกจากจะทำหน้าที่ยึดเกาะแล้ว ในกล้วยไม้หลายชนิดยังช่วยสังเคราะห์แสงได้ด้วย เช่นพวกพญาไร้ใบ (*Chiloschista* spp.) มีรากที่เจริญดีมาก มีสีเขียว เป็นส่วนที่เห็นได้ชัดเจนที่สุด กล้วยไม้อื่นๆ พวกหวายและช้างต่างๆ เฉพาะส่วนปลายของรากที่เกิดใหม่เท่านั้นที่มีสีเขียวช่วยสังเคราะห์แสง แต่ถ้าเป็นกล้วยไม้ดินหลายชนิด ส่วนของรากจะพองออกเป็นรากสะสมอาหาร (tuberous root) นอกจากนั้นรากกล้วยไม้ยังมีเนื้อเยื่อคล้ายๆ ฟองน้ำล้อมรอบเนื้อเยื่อลำเลียงตรงกลาง ส่วนที่คล้ายฟองน้ำนี้มีส่วนช่วยเก็บความชื้นได้อีกด้วย

## 3 ใบ

ใบของกล้วยไม้มีความหลากหลายเช่นกัน หลายชนิดใบลดรูป ไม้เจริญ ได้แก่ พวกพญาไร้ใบ ส่วนพวกที่มีใบ ยังแยกได้เป็นพวกที่ไม่ทิ้งใบและพวกทิ้งใบ พวกทิ้งใบมักจะมีแผ่นบางพวกที่ไม่ทิ้งใบ มีทั้งพวกใบกลมคล้ายต้นและแผ่นใบเป็นแผ่นแบน พวกหลังนี้แผ่นใบมักจะหนา ค่อนข้างอวบน้ำและแข็ง หรือถ้าแผ่นใบไม่หนาก็จะเหนียว ผิวใบมักมัน ส่วนขนาดของใบก็เช่นกัน พวกที่มีใบขนาดใหญ่มาก ได้แก่ พวกวานิลลา โดยเฉพาะชนิดที่พบในประเทศไทย ที่เรียกพลูช้าง (*Vanilla siamensis* Rofe) มักมีใบใหญ่ รูปรี ยาวได้ถึง 30 ซม. และกว้างประมาณ 10 ซม. บางพวกเล็กมาก ได้แก่ *Podochilus microphyllus* Lindl. ซึ่งใบเป็นแถบเล็กๆ ยาว 5-6 มม.

#### 4 ดอก

ปกติดอกกล้วยไม้มี 6 กลีบ ประกอบด้วยกลีบเลี้ยง (sepal) 3 กลีบ และกลีบดอก (petal) 3 กลีบ ตรงกลางดอกเป็นเส้าเกสร (staminal column)

##### 4.1 กลีบเลี้ยง (sepal)

กลีบเลี้ยงเรียงตัวอยู่นอกสุด จะเห็นได้ชัดเจนเมื่อคว่ำดอกดู บางชนิดกลีบเลี้ยงทั้งสามมีลักษณะคล้ายกัน และหลายชนิดมีกลีบเลี้ยงแตกต่างกัน คือ แยกเป็นกลีบเลี้ยงบน (dorsal sepal) อยู่ในตำแหน่งหลังเส้าเกสร และกลีบเลี้ยงด้านข้าง (lateral sepal) 2 กลีบ ซึ่งมีลักษณะเหมือนกัน แต่อาจจะต่างจากกลีบเลี้ยงบน และบางสกุลกลีบเลี้ยงด้านข้างเชื่อมติดกัน หรือบางสกุลกลีบเลี้ยงทั้งสามเชื่อมติดกันเป็นหลอดสั้นๆ ปลายแยกเป็นแฉก

##### 4.2 กลีบดอก (petal)

กลีบดอกเรียงตัวกันเป็นชั้นถัดเข้าไปจากชั้นกลีบเลี้ยง ประกอบด้วยกลีบดอกด้านข้าง (lateral petal) ซึ่งมีลักษณะเหมือนกัน ส่วนกลีบดอกอีก 1 กลีบนั้น มีลักษณะที่ดอกต่างจากกลีบดอกด้านข้างอย่างชัดเจน นิยมเรียกกันว่ากลีบปาก (lip) บางคนเรียกกลีบกระเปาะ ซึ่งมักจะเป็นส่วนที่เด่นที่สุดของดอก มีความหลากหลายต่างๆ กันไปตามสกุลและชนิด เช่น เป็นแผ่นที่แยกกันเป็น 2 ช่วง คือ โคนกลีบปาก (hypochile) กับช่วงกลีบปาก (epichile) ซึ่งทั้งสองช่วงมักจะมีลักษณะต่างกัน หรือแยกเป็น 3 ส่วน มีช่วงกลางหรือช่วงคอกกลีบปาก (mesochile) เพิ่มขึ้น ช่วงโคนกลีบปากบางชนิดมีหูกลีบปาก (side lobe) และช่วงปลายกลีบปากหลายชนิดหยักเว้าหรือพับจีบ หรือมีชายครุย ทางด้านบนแผ่นกลีบปากอาจมีสัน (keel) เป็นแนว หรือตุ่มเยื่อ (callus) ลักษณะต่างๆ กัน นอกจากนั้นช่วงโคนหรือใกล้โคน หรืออาจเป็นส่วนใหญ่ของกลีบปากยังมีการเปลี่ยนแปลงไปเป็นถุง (saccate) หรือเป็นเคียว (spur) ซึ่งมีลักษณะและขนาดแตกต่างกันไปตามแต่ละชนิด กลีบปากของกล้วยไม้ส่วนใหญ่มักจะอยู่ทางด้านล่างของดอก (resupinate) ซึ่งเกิดจากการบิดตัวของดอกในระยะที่เป็นดอกอ่อน อีกพวกมีกลีบปากอยู่ด้านบน (nonresupinate)

##### 4.3 เส้าเกสร (staminal column)

ส่วนที่สำคัญและเป็นลักษณะเฉพาะของกล้วยไม้ คือ เส้าเกสร ซึ่งเป็นที่รวมของวงหรือชั้นเกสรเพศผู้และส่วนของเกสรเพศเมียเข้าไว้ด้วยกัน มีลักษณะเป็นแท่งอยู่ตรงกลางดอก ส่วนบนสุดมักมีฝาเล็กๆ (anther sap หรือ operculum) บิดปกคลุมกลุ่มเรณูไว้ ต่ำลงมาทางด้านหน้าของเส้า

เกสรซึ่งหันเข้าสู่กลีบปาก มีแฉ่งเว้าลึกเข้าไปในเส้าเกสร ภายในมีน้ำเหนียวๆ คือส่วนยอดของเกสรเพศเมีย (stigma) ซึ่งมีลักษณะและตำแหน่งที่อยู่เปลี่ยนแปลงไป ต่างจากดอกไม้ชนิดอื่นซึ่งปกติดูอยู่ที่ยอด หรือส่วนเว้าที่เป็นแฉ่ง ในกล้วยไม้บางกลุ่มอาจจะมีการเจริญของเนื้อเยื่อออกไปเป็นงอย (rostellum) ซึ่งเป็นส่วนของเกสรของเพศเมียที่เป็นหมัน ส่วนด้านข้างของยอดเส้าเกสรทั้งสองข้างอาจมี stylid ซึ่งมีลักษณะที่เป็นเส้นหรือเป็นแผ่น โคนเส้าเกสรก็เช่นเดียวกัน บางกลุ่มอาจมีการเจริญของเนื้อเยื่อโคนเส้าเกสรออกไปเป็นคาง (mentum) กลีบเลี้ยงคู่ข้างในบางชนิดจะติดอยู่ 2 ข้างของส่วนที่ยื่นออกไปนี้ และกลีบปากติดอยู่ที่ปลายสุด ซึ่งเมื่อดูจากภายนอกจะเห็นคล้ายๆ เป็นถุงเส้าเกสรมีรูปลักษณ์ต่างๆ กันในแต่ละสกุล และใช้ในการจัดจำแนกกล้วยไม้ได้

#### 4.4 อับเรณู (anther)

อับเรณูของกล้วยไม้ส่วนใหญ่มีเพียง 1 อัน (ยกเว้นวงศ์ย่อย Apostasioideae และ Cypripedioideae ซึ่งมีจำนวน 3 และ 2 อัน ตามลำดับ) ติดอยู่ที่ส่วนบนสุดของเส้าเกสรมีฝาครอบกลุ่มเรณูที่มักจะหลุดร่วงง่าย (ยกเว้นในวงศ์ย่อย Neottioideae และ Orchidioideae ที่ฝาปิดกลุ่มเรณูไม่หลุดร่วง แต่จะแตกตามยาว) อับเรณูในแต่ละสกุลมีจำนวนกลุ่มละออของเรณูต่างๆ กัน ตั้งแต่ 2 ไปจนถึง 8 กลุ่ม มีทั้งแบบที่ละออของเรณูแต่ละกลุ่มเป็นอิสระ และแบบที่ยึดติดกันแน่นกับแผ่นบางใส เป็นชุดกลุ่มเรณู เรียกว่าก้านกลุ่มเรณู (caudicle หรือ stipe) ที่ปลายอีกด้านของแผ่นเยื่อมักจะแผ่แบนเป็นแป้นหรือเป็นตุ่มและมีสารเหนียวๆ ซึ่งทำให้ชุดกลุ่มละออของเรณูเกาะติดไปกับหัวหรือขาของแมลงที่มาที่ดอกกล้วยไม้ได้โดยง่าย เรียกปุ่มหรือเป็นก้านกลุ่มเรณู (viscidium)

#### 4.5 รังไข่ (ovary)

ส่วนล่างสุดต่ำกว่าเส้าเกสร คือ รังไข่ ซึ่งอยู่ใต้ชั้นวงกลีบและต่อเนื่องไปกับก้านดอก แต่มักจะเห็นขอบเขตได้ค่อนข้างชัดเจน คือบริเวณที่เป็นรังไข่มักจะป้องกันกว่าส่วนที่เป็นก้านดอก และมักจะมีร่องตามยาว 3-6 ร่อง ภายในรังไข่มีไข่ (ovule) ขนาดเล็กจนเกือบเป็นผงจำนวนมากมาย

นอกจากนี้ยังมีส่วนสำคัญที่เกี่ยวข้องกับดอกอีกส่วนหนึ่งคือส่วนที่เรียกว่าใบประดับ (bract) และใบประดับย่อย (bracteole) อยู่ตรงบริเวณที่ก้านดอกหรือก้านดอกย่อยต่อกับต้นหรือแกนช่อดอก ซึ่งเป็นลักษณะเด่นของกล้วยไม้บางชนิด เช่น เอื้องเต่าทอง [*Eria ornata* (Blume) Lindl.]

### 5 ผลหรือฝัก และเมล็ด

กล้วยไม้เป็นพันธุ์ไม้ที่แต่ละผลหรือฝักมีขนาด ลักษณะรูปร่างต่างๆกัน เมื่อแก่เต็มที่แตกตามแนวยาว3แนว ภายในมีขนาดเล็กมาก ลักษณะเป็นผงละเอียดจำนวนมาก บางชนิดอาจมีถึงล้านเมล็ด และยังเป็นเมล็ดที่ภายในไม่มีอาหารสะสม ใบเลี้ยง (cotyledol) ไม่เจริญอีกด้วย ในธรรมชาติเมล็ดจำนวนมากมาเหล่านี้ มีโอกาสเจริญงอกงามเป็นต้นใหม่ได้ไม่มากนัก เมล็ดที่งอกและเจริญเติบโตได้นั้นต้องตกในที่ที่มีสภาพแวดล้อมเหมาะสมและมีราพวกไมคอร์ไรซา (mycorrhiza) อยู่ด้วย ราพวกนี้จะมีเส้นใยเจริญเข้าไปในเมล็ดทั้งรากและเมล็ด หรือต้นอ่อนของกล้วยไม้จะอยู่ด้วยกันแบบพึ่งพาอาศัยซึ่งกันและกัน นอกจากนั้นส่วนใหญ่ภายในฝักกล้วยไม้ยังมี spring hair ซึ่งมีลักษณะเป็นเส้นขาวขาวหรือนวลหรือสีน้ำตาลอ่อนแทรกปะปนกับเมล็ด การเคลื่อนไหวของเส้นขาวเหล่านี้เกิดขึ้นเมื่อเมื่อความชื้นเปลี่ยนแปลง ซึ่งจะช่วยให้เมล็ดกระจายออกไปจากฝักที่ยังขึ้น

### กล้วยไม้สกุลหวาย

กล้วยไม้สกุลหวาย (Dendrobium) นับเป็นกล้วยไม้ดอกสวยสกุลใหญ่ที่สุดมีการกระจายพันธุ์ออกไปในบริเวณกว้างทั้งในทวีปเอเชีย และหมู่เกาะในมหาสมุทรแปซิฟิก จากการศึกษากล้วยไม้สกุลหวายทุกภูมิภาคของโลกพบว่ามีกว่า 1000 ชนิด และจากการสำรวจที่พบในธรรมชาติของประเทศไทยมีประมาณมากกว่า 150 ชนิด ทุกชนิดเป็นกล้วยไม้อิงอาศัยหรือเป็นกลุ่มของกล้วยไม้อากาศที่เจริญเติบโตแบบ epiphyte อยู่บนลำต้นหรือกิ่งไม้ ลักษณะต้นมีทั้งแบบที่เป็นลำกลมยาวคล้ายหวายย่อส่วน ลำต้นรูปลำลูกกล้วยรูปกระสวย รูปเหลี่ยม ตลอดจนพวกที่ลำต้นพอมยาวคล้ายเส้นลวด ลักษณะการเจริญเติบโตส่วนใหญ่เป็นแบบเจริญทางด้านข้าง ใบมีทั้งพวกใบยาวพวกใบหนา ใบเรียวเล็กเกือบกลม และพวกที่ทิ้งใบก่อนฤดูออกดอกหรือพวกที่มีใบอายุหลายปี รากมักจะมีขนาดเล็ก ออกเป็นกระจุกจากโคนต้นหรือจากข้อ ลักษณะที่สำคัญของสกุล คือ ดอกมีเรณูรูปรี 2 คู่ และเป็นกลุ่มเรณูที่ไม่มีก้านหรือแผ่นเชื่อมบางๆเชื่อมระหว่างคู่ ฝาปิดอับเรณูค่อนข้างกลมและร่วงง่าย เส้าเกสรสั้น แต่มักมีส่วนฐานเจริญยาวคล้ายคาง (mentum) ซึ่งเป็นส่วนกลีบเลี้ยงด้านข้างติดทาบอยู่ตลอดตามยาว กลีบปากติดอยู่ที่ปลายสุดส่วนคาง ลักษณะดอกบริเวณนี้โดยภาพรวมคล้ายจุด ซึ่งจะเล็ก ใหญ่ สั้น ยาว ต่างกันไปแต่ละชนิด (ครรชิต, 2521; มลิวัลย์, 2539; อบฉัตร, 2545) ประเทศไทยได้มีการนำกล้วยไม้สกุลหวายจากต่างประเทศเข้ามาปลูกเลี้ยงหลายสายพันธุ์ กล้วยไม้สกุลหวายที่มีการปลูกเลี้ยงจึงแยกได้เป็น 2ชนิดใหญ่ๆคือ

1. หวายป่าของไทย เป็นกล้วยไม้ที่มีความสวยงาม สีสดใสม แต่มีถิ่นช่อต้นเหมาะสำหรับ  
ไว้ดูเล่น และเพื่อการศึกษาค้นคว้าเป็นแนวทางในการปรับปรุงพันธุ์ หวายป่ามีมากมายหลายชนิด  
เช่น เอื้องผึ้ง เอื้องคำ เอื้องมอไน้ เอื้องเงินหลวง

2. หวายต่างประเทศ เป็นกล้วยไม้ที่มีความสำคัญทางการค้า ปลุกเลี้ยงเป็นหวายตัดดอกขาย  
เช่น หวายฟาแลนนอฟซิส หวายกุลคีอี (บรรณ, 2534)



ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่  
Copyright© by Chiang Mai University  
All rights reserved