

## บทความวิจัย

# การปรับตัวทางกายวิภาคศาสตร์ของคล้าน้ำ<sup>1</sup> (*Schumannianthus dichotomus* (Roxb.) Gagnep.: Marantaceae) ในสภาพแล้งและในน้ำ

ปิยันนท์ ณอมชาติ<sup>1</sup> ยุพดี เพ่าพันธ์<sup>1</sup> และ ประสาสตร์ เกื้อเมฆ<sup>2\*</sup>

ได้รับบทความ: 15 มีนาคม 2562  
ได้รับการแก้ไขบทความ: 11 กรกฎาคม 2562  
ยอมรับการตีพิมพ์: 15 กรกฎาคม 2562

## บทคัดย่อ

คล้าน้ำ (*Schumannianthus dichotomus* (Roxb.) Gagnep.) เป็นพืชใบเลี้ยงเดี่ยวจัดอยู่ในวงศ์ Marantaceae ในธรรมชาติสามารถเจริญได้ทั้งในน้ำและที่แห้งแล้ง จึงได้ทำการศึกษาวิเคราะห์ลักษณะทางกายวิภาคศาสตร์และการปรับตัวให้เจริญเติบโตได้ในทั้งสองสภาพดังกล่าว โดยเก็บตัวอย่างจากลำต้นใต้ดิน ลำต้นเหนือดิน และใบมาผลิตเป็นสไลด์共同发展กรรมวิธีพาราฟฟิน การแซ่ยุยเนื้อเยื่อ และการฟอกใส่ตัวอย่าง จากการศึกษาพบกายวิภาคศาสตร์ของคล้าน้ำมีลักษณะที่ผสมผสานกันระหว่างพืชในน้ำ คือรากมีช่องอากาศใหญ่ ลำต้นใต้ดินมีชั้นเอนโดเดอร์มิส ลำต้นเหนือดินมีเนื้อเยื่ออเรงคิมาจำนวนมาก ผิวนมีชั้นคิวติเคิลบาง และลักษณะของพืชแล้งคือลำต้นเหนือดินมีคิวติเคิลหนา มีเซลล์ไฟเบอร์มาก ในใบมีเนื้อเยื่อไฮโปเดอර์มิสที่ทำหน้าที่เก็บน้ำ จากการที่มีลักษณะดังกล่าวจึงทำให้คล้าน้ำสามารถเจริญได้ทั้งในน้ำและบนบก

คำสำคัญ: คล้าน้ำ กายวิภาคศาสตร์ สภาพแล้ง

<sup>1</sup> ฝ่ายเครื่องมือและวิจัยทางวิทยาศาสตร์ สถาบันวิจัยและพัฒนาแห่งมหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ กรุงเทพฯ

<sup>2</sup> ภาควิชาพุกามศาสตร์ คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ กรุงเทพฯ

\* ผู้นิพนธ์ประสานงาน, email: fscipsk@ku.ac.th

# Anatomical Adaptation of *Schumannianthus dichotomus* (Roxb.) Gagnep.: Marantaceae in Dry and Wet Conditions

Piyanan Thanomchat<sup>1</sup>, Yupadee Paopun<sup>2</sup> and Prasart Kermanee<sup>2\*</sup>

---

Received: 15 March 2019

Revised: 11 July 2019

Accepted: 15 July 2019

## ABSTRACT

*Schumannianthus dichotomus* (Roxb.) Gagnep is a monocotyledonous plant in the family Marantaceae. According to the species can naturally grow in both wet and dry conditions, the anatomical character was investigated and analysed. Roots, rhizomes, aerial stems and leaves were prepared into permanent slides using a paraffin method, tissue maceration and tissue clearing techniques. The results revealed that the anatomical character of *Schumannianthus dichotomus* consists of both hydrophytic and xerophytic characters. The hydrophytic characters are the presence of large lacunae in root, endodermis in rhizome, aerenchyma in aerial stem, and thin layer of cuticle on the leaf surface. The xerophytic characters are thick cuticular layer, abundant fiber cells in aerial stem, and the presence of hypodermis, a water storage tissue in leaf. Consequently, *Schumannianthus dichotomus* can normally grow in wet and dry conditions.

**Keywords:** *Schumannianthus dichotomus*, Anatomy, Drought

---

<sup>1</sup> Scientific Equipment and Research Division, Kasetsart University Research and Development Institute, Kasetsart University, Bangkok, 10900

<sup>2</sup> Department of Botany, Faculty of Science, Kasetsart University, Bangkok, 10900

\*Corresponding author, email: fscipsk@ku.ac.th

## บทนำ

คล้าน้ำ เป็นพืชน้ำหรือชายน้ำมีชื่อวิทยาศาสตร์ว่า *Schumannianthus dichotomus* (Roxb.) Gagnep. จัดอยู่ในวงศ์ Marantaceae [1] แต่ Veldkamp และ Turner [2] ได้เสนอว่าชื่อพฤกษศาสตร์ที่ถูกต้องของคล้าน้ำควรจะเป็น *S. benthamianus* (kurtze) Velkamp & I.M. Turner แต่ก็ยังไม่เป็นที่ยอมรับ คล้าน้ำพบแพร่กระจายในอัสสัมและเบงกอลของอินเดีย บังคลาเทศ พม่า มาเลเซีย กัมพูชา เวียดนาม และไทย [2-3] ลักษณะเป็นไม้พุ่ม สูง 2-4 เมตร แตกเป็นกอ ลำต้นและกิ่งกลม แข็ง สีเขียวเข้ม ในรูปของขานกวางแกมรี กวาง 10-20 เซนติเมตร ยาว 20-35 เซนติเมตร โคนใบมน ปลายแหลม ผิวใบมันเล็กน้อย ก้านใบยาว 10-20 เซนติเมตร ดอกลีขิ化 ออกเป็นช่อๆ ละ 2-3 ดอก ดอกบานขนาด 2-3 เซนติเมตร ก้านร่องดอก 4 กิ่ง ก้านดอก 3 กิ่ง ส่วนโคนเชื่อมกันเป็นหลอด ผลค่อนข้างกลม มี 3 ฟันด 1.5-2 เซนติเมตร สีเขียว เมื่อแก่เปลี่ยนเป็นสีเหลือง มี 1-3 เม็ด [4]

ในอินเดียใช้ส่วนเปลือกของลำต้นทำเครื่องจักรสารและหัตถกรรม [1] ในบังคลาเทศใช้ปลูกป้องกันชายฝั่งและลดผลกระทบจากน้ำท่วม และเส้นใยใช้ในอุตสาหกรรม [5] สำหรับในประเทศไทยมีเหลือน้อยในธรรมชาติ มีปลูกเป็นไม้ประดับตามบ้านเรือนบ้าง แต่จากภูมิปัญญาพื้นบ้านทางภาคใต้ของประเทศไทยใช้เปลือกต้นเย็บตับจากมุงหลังคาและทำตอบบิดเนื่องจากมีคุณสมบัติที่แข็งและเหนียว พับง่อนหักและถ้าใช้กับอุปกรณ์ที่เปรียกชื่อ เช่น ภาชนะใส่น้ำจะมีความทนทานเป็นพิเศษ ซึ่งคุณสมบัติดังกล่าวยังไม่มีการศึกษา การวิจัยในครั้งนี้มีวัตถุประสงค์เพื่อศึกษาลักษณะทางกายวิภาคศาสตร์ที่สามารถใช้เป็นตัวกำหนดอัตลักษณ์ของพืชชนิดนี้ และประเมินคุณสมบัติของของเชือกคล้า นอกจากนี้ยังพนวคคล้าน้ำซึ่งเป็นพืชชายน้ำแต่สามารถเจริญเติบโตได้ดีในสภาพแห้งแล้ง จึงคาดว่า่น่าจะมีลักษณะทางกายวิภาคศาสตร์ที่พิเศษเพื่อการเจริญได้ในทั้งสองสภาพ

## อุปกรณ์และวิธีการทดลอง

### 1. การผลิตสไลด์การของตัวอย่างด้วยกรรมวิธีพาราฟิน [6]

เก็บตัวอย่างคล้าน้ำที่เจริญในน้ำและบนบก ประกอบด้วยส่วนต่างๆ คือ ราก ลำต้นใต้ดิน (Rhizome) ลำต้นเหนือดิน ก้านใบ และใบ มาทำการคงสภาพเนื้อเยื่อในน้ำยา Formalin acetic alcohol (FAA) 50% นาน 24 ชั่วโมง ล้างด้วย Ethanol 50% 3 ครั้งๆ ละ 3 ชั่วโมง ดึงน้ำออกจากเนื้อเยื่อด้วย Tertiary butyl alcohol series (50, 70, 85, 95 และ 100%) ขั้นละ 24 ชั่วโมง ทำการ Infiltration ในพาราฟินเหลวและ Paraplast ที่ 60°C นาน 3 วัน ก่อนทำการฝังตัวอย่างใน Paraplast ตัดตัวอย่างด้วย Rotary microtome (Leica, Germany) ที่ความหนา 10-15 ไมครอน ย้อมสีด้วย Safranin (1%) และ Fast green (1%) ตามลำดับ แซตัวอย่างใน Xylene นาน 6 ชั่วโมง ก่อนนึกบนสไลด์ด้วย Permount

### 2. การผลิตสไลด์การจากกรรมวิธี Tissue maceration

นำตัวอย่างลำต้นมาหั่นเป็นชิ้นเล็กๆ แล้วต้มในน้ำยา Jeffrey [6] ล้างน้ำยาหลายๆ ครั้ง แล้วย้อมสีด้วย Safranin (1%) ดึงน้ำออกจากเนื้อเยื่อด้วย Ethanol series (30, 50, 70, และ 95%) ย้อมสีด้วย Fast green (1%) นาน 5 นาทีล้างด้วย Ethanol 95% และ 100% ตามลำดับแซใน Xylene นาน 6 ชั่วโมงก่อนนึกบนสไลด์ด้วย Permount

### 3. การผลิตสไลด์การจากกรรมวิธีการฟอกใสแผ่นใบ [7]

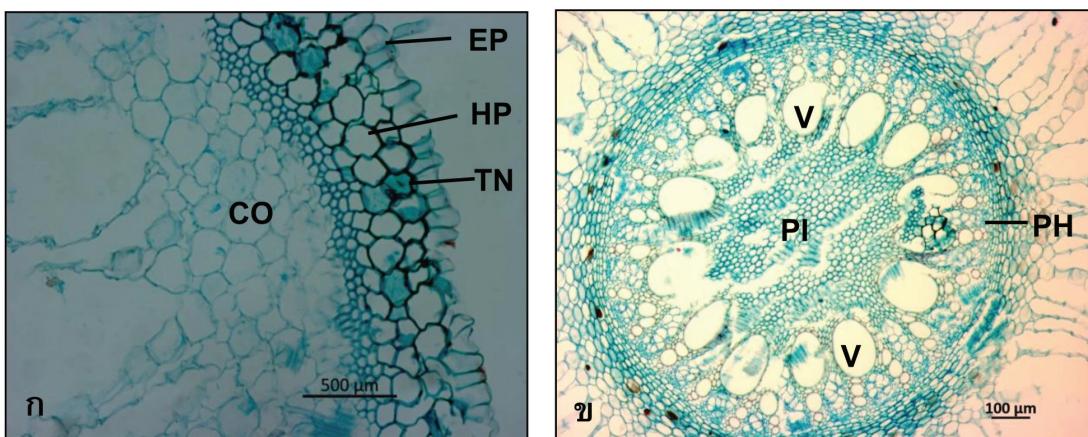
ตัดตัวอย่างใบให้มีขนาด  $0.5 \times 0.5$  ซม นำไปต้มเดือดใน KOH 10% นาน 3 นาที ล้างด้วยน้ำ 3 ครั้งๆ ละ 10 นาที แล้วแช่ในน้ำยา Harter<sup>®</sup> นาน 30 นาที ล้างด้วยน้ำ 3 ครั้งๆ ละ 10 นาที แล้วแช่ใน Chloral hydrate 50% นาน 30 นาที ล้างด้วยน้ำ 3 ครั้งๆ ละ 10 นาที แล้วดึงน้ำออกจากเนื้อเยื่อด้วย Ethanol series (30, 50, 70, และ 95%) ทำการย้อมสีและผนึกบนสไลด์ทำหนองเดียวกันกับข้อ 2

## ผลการวิจัย

### กายวิภาคศาสตร์ของราก

ประกอบด้วยเนื้อเยื่อต่างๆ ตามลำดับจากภายนอกสู่ภายในดังนี้

ชั้นนอกเป็นเซลล์ชั้นผิวมี 1 ชั้น ประกอบด้วยเซลล์ผนังบางขนาดใหญ่ชั้นใต้ผิว (Hypodermis) มี 3-4 ชั้น เป็นเซลล์ขนาดค่อนข้างใหญ่ ผนังเซลล์มีชูเบอรินเคลือบบางๆ คอร์เทกซ์ ชั้นนอกเป็นเซลล์สเคลอเรนชีมา 2-3 ชั้น ลักษณะเป็นเซลล์ขนาดเล็ก ผนังเซลล์หนาเรียงเป็นวงรอบ ชั้นกลางเป็นเซลล์แอเรนเชียม (Aerenchyma) มีหล่ายชั้นเรียง ตัวคล้ายสายโซ่ มีช่องอากาศ (Lacunar) ขนาดใหญ่จำนวนมาก (รูปที่ 1 ก) ชั้นในประกอบด้วยพาร์โคร์มิกานาดเล็กจำนวน 6-8 ชั้น เรียงตัวค่อนข้างหนาแน่น บางเซลล์สะสมแทนนินโดยเดอร์มิส มี 1 ชั้น ที่มีแคนแคสพารีエン เพอร์ไชเดล มี 1 ชั้น อยู่ใต้เอนโดเดอร์มิส โพลเมอมเป็นกลุ่มเล็กๆ เรียงตัวสลับกับไซเลม ไซเลมมีลักษณะเป็นแท่ง จำนวน 14 แท่ง ตรงกลางของรากคือไส้ (Pith) ที่ประกอบด้วยเนื้อเยื่อสเคลอเรนชีมา (รูปที่ 1 ข)

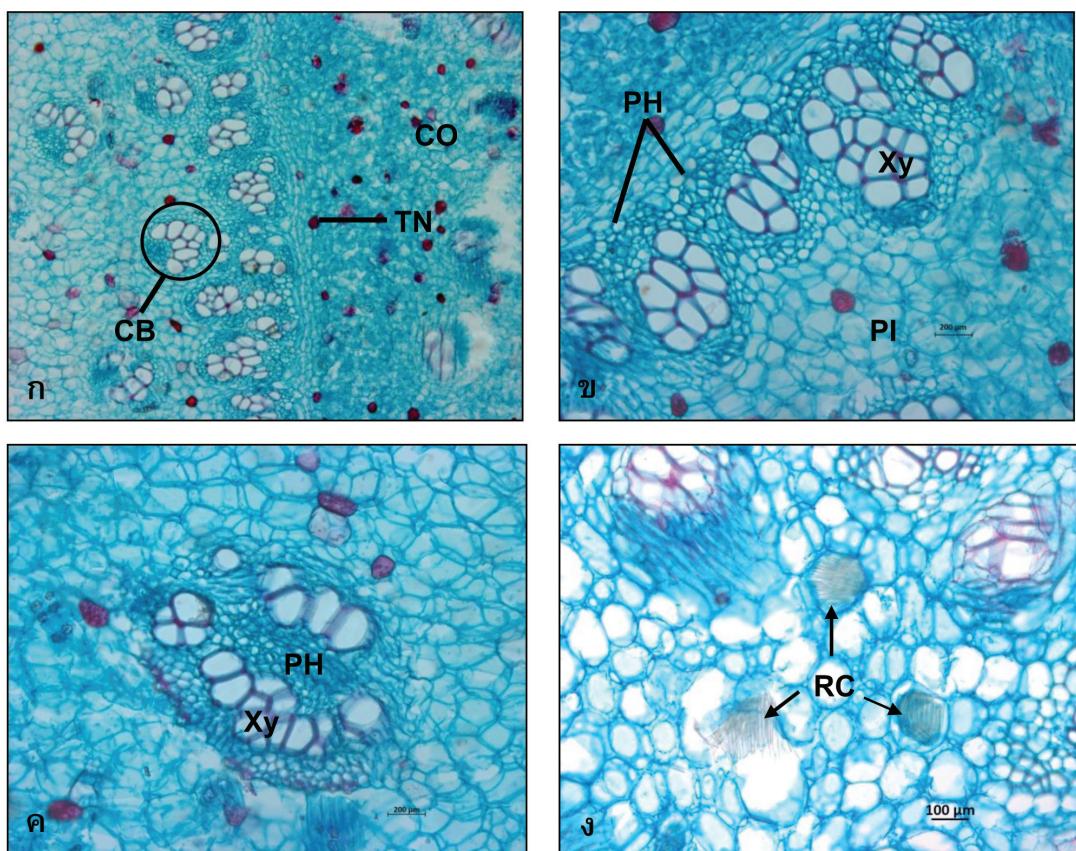


รูปที่ 1 กายวิภาคของรากคัลน้ำ ก. เนื้อเยื่อผิวและคอร์เทกซ์ ข. คอร์เทกซ์และสตีล (CO = Cortex, EP = Epidermis, HP = Hypodermis, PH = Phloem, PI = Pith, SCL = Sclerenchyma, TN = Tanniferous cell, V = Vessel)

## กายวิภาคศาสตร์ของลำต้นใต้ดิน (Rhizome)

ประกอบด้วยเนื้อเยื่อชั้นต่างๆ ดังนี้

หัวผิวมี 1 ชั้น ประกอบด้วยเซลล์ขนาดเล็ก คอร์เทกซ์ประกอบด้วยเนื้อเยื่อพื้นฐาน (พาร์คิมา) และกลุ่มนัดท่อลำเลียงแบบเดียงข้าง (Collateral bundle) กระจายทั่วไป พบรากดแบ่งจำนวนมากสะสูอยู่ในพาร์คิมาพื้นฐาน (Ground parenchyma) และบางเซลล์สะสูแทนนิน (รูปที่ 2 ก) เอนโดเดอร์มิสมี 1 ชั้น ภายในมีแคนแคสพารีyen สเตล (Stele) ประกอบด้วยเพริไซเคิล 1-2 ชั้น มีเนื้อเยื่อท่อลำเลียงทั้งที่เรียงเป็นวงรอบและกระจัดกระจายอยู่เนื้อเยื่อพื้นฐาน (รูปที่ 2 ข) โดยท่อกลุ่มท่อลำเลียงมีหล่ายแบบคือแบบเดียงข้าง (Collateral bundle) (รูปที่ 2 ก) แบบโพลารีเมล้อมรอบปีทาเลียม (Amphicribal concentric bundle) (รูปที่ 2 ข) และแบบปีทาเลียมล้อมรอบโพลารีเมล (Amphivassal concentric bundle) (รูปที่ 2 ค) พบรากุปเข็ม (Raphide crystal) ในเซลล์ของชั้นคอร์เทกซ์และไส้ (รูปที่ 2 ง)

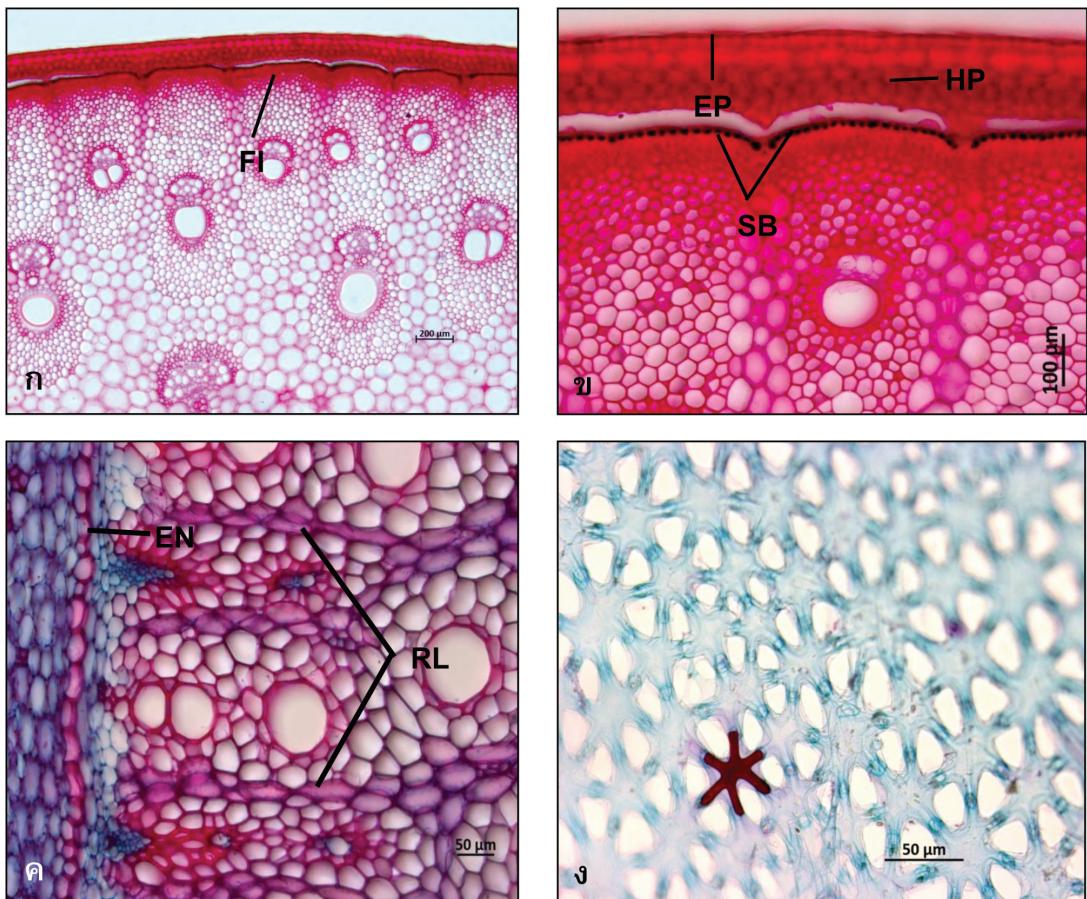


**รูปที่ 2** กายวิภาคศาสตร์ลำต้นใต้ดินของคล้าน้ำ ก. คอร์เทกซ์และสเตล ข. เอนโดเดอร์มิสมและท่อลำเลียงแบบ Amphicribal concentric ค. ท่อลำเลียงแบบ Amphivassal concentric ง. ผลึกกรุปเข็ม (CB = Collateral bundle, CO = Cortex, PH = Phloem, PI = Pith, RC = Raphide crystal, TN = Tanniferous cell, V = Vessel)

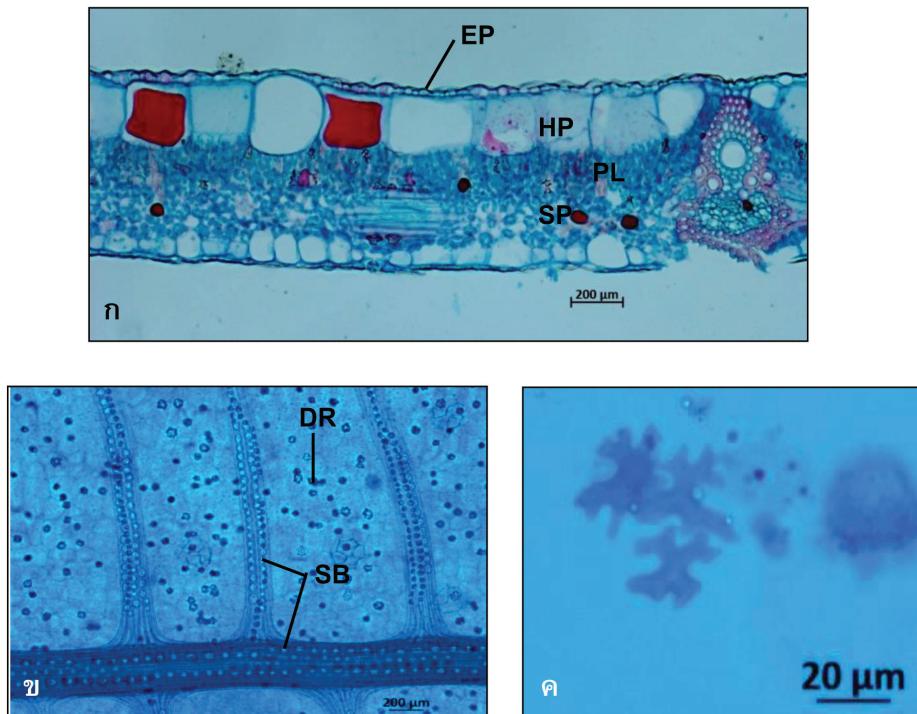
### กายวิภาคศาสตร์ของลำต้นเห็นอ่อน

ลำต้นเห็นอ่อนดินประกอบด้วยเนื้อเยื่อต่างๆ ดังนี้

ชั้นผิวมี 1 ชั้น ผนังเซลล์ด้านนอกมีคิวติเคลือบ พนูกปากในกระหายอยู่ทั่วไป ชั้นใต้ผิวมี 1-2 ชั้น เป็นเซลล์ขนาดใหญ่ผนังบาง ไฟเบอร์มีหลายชั้น เรียงเป็นวงรอบลำต้น (Periferal fiber) เป็นเซลล์ขนาดเล็ก ผนังหนามาก (รูปที่ 3 ก) จากการทำ maceration พบร่วงเซลล์ไฟเบอร์มีปลายเซลล์แหลม ยาว 15,000-20,000 ไมครอน บนผนังเซลล์ไฟเบอร์ชั้นนอกสุดพบผลึกซิลิกาจำนวนมาก (รูปที่ 3 ข) ใต้ชั้นไฟเบอร์มีเซลล์พาร์กิมามันงาขนาดใหญ่แทรกอยู่เป็นระยะๆ จำนวน 1-2 แคล ตุ่คล้ายกับเซลล์รัศมี (Ray cell) (รูปที่ 3 ค) ตรงกลางลำต้นประกอบด้วยเนื้อเยื่อพื้นที่เปลี่ยนไปเป็นแอเรงคิมา (รูปที่ 3 ง)



รูปที่ 3 กายวิภาคศาสตร์ลำต้นเห็นอ่อนดินของคล้าน้ำ ก. ลำต้นส่วนเปลือกและส่วนกลาง ข. ผลึกซิลิกาบนผนังเซลล์ไฟเบอร์ ค. ลำต้นส่วนกลาง ง. แอเรงคิมาในส่วนใจกลางลำต้น (EN = Endodermis, EP = Epidermis, HP = Hypodermis, SB = Silica bodies RL = Ray-like cell)



**รูปที่ 4** กายวิภาคศาสตร์ของใบคล้าน้ำ ก. ภาพตัดตามยาว ข. แผ่นใบฟอกไสแสดงผลึก ค. ลักษณะของเซลล์เนื้อเยื่อผิว (DR = Druse crystal, EP = Epidermis, HP = Hypodermis, PL = Palisade, SB = Silica bodies, SP = Spongy)

#### กายวิภาคศาสตร์ของแผ่นใบ

ในประกอบด้วยเนื้อเยื่อต่างๆ ดังนี้

เนื้อเยื่อผิวชั้นบน (Upper epidermis) มี 1 ชั้น เป็นเซลล์ขนาดเล็กเนื้อเยื่อชั้นใต้ผิวด้านบน มี 1 ชั้น เป็นเซลล์ขนาดใหญ่มากเมื่อเทียบกับเซลล์ผิว บางเซลล์สะสมแอนโไทไซยานิน แพลิสเดมี 1-2 ชั้น ภายในมีคลอโรพลาสต์ สปองเจมีไซฟิล์มที่หายชั้น ภายในมีคลอโรพลาสต์เช่นกัน เนื้อเยื่อชั้นใต้ผิวด้านล่าง มี 1 ชั้น เซลล์มีขนาดเล็กกว่าเนื้อเยื่อชั้นใต้ผิวด้านบน บางเซลล์สะสมสารแอนโไทไซยานิน เนื้อเยื่อผิวด้านล่าง มี 1 ชั้น เป็นเซลล์ขนาดเล็ก พมเซลล์คุณที่อยู่ระดับเดียวกันกับเซลล์ผิว (Typical stomata) ในชั้น มีไซฟิล์สพมมัดท่อลำเลียงแทรกอยู่เป็นระยะๆ ท่อลำเลียงเป็นแบบเดียงข้าง มีเยื่อหุ้ม (Bundle sheath) ที่ เป็นเซลล์ไฟเบอร์ (รูปที่ 4 ก) จากการทำการฟอกไสตัวอย่างใบพับผลึกซิลิกา (Silica bodies) จำนวนมาก บนผนังเซลล์ไฟเบอร์ของมัดท่อลำเลียง และผลึกกรุปดาว (Druse crystal) กระจายอยู่ทั่วไปในชั้นมีไซฟิล์ (รูปที่ 4 ข) ลักษณะเนื้อเยื่อของผิวในจากการแซ่ยุ่ยเนื้อเยื่อใบ พบว่าเซลล์ผิวมีรูปร่างเป็นหยักคล้ายจิกซอว์ (รูปที่ 4 ค) มีปากใบเฉพาะด้านล่าง (Hypostomate leaf)

## วิจารณ์ผลการทดลอง

### ราก

รากคล้าน้ำมีโครงสร้างที่เป็นอัตลักษณ์คือ ส่วนของคอร์เทกซ์ด้านนอกที่ติดกับเนื้อเยื่อชั้นผิวจำนวน 3-4 ชั้นเซลล์ที่ผนังเซลล์มีชูเบอรินเคลือบ ชั้นชูเบอรินมีคุณสมบัติเป็นผวนวน จึงคาดว่าเนื้อเยื่อนี้ป้องกันน้ำไม่ให้หลุดผ่าน ซึ่งแตกต่างจากรากพืชใบเลี้ยงเดียวทั่วไปที่คอร์เทกซ์ชั้นนอกสุดเปลี่ยนเป็นเนื้อเยื่อเอกโซเดอร์มิส (Exodermis) ที่มีผนังเซลล์หนาด้านล้มผัสร่ม (Tangential) เป็นรูปตัว “U” คว่ำ เพื่อป้องกันน้ำไหลออกจากรากสู่ภายนอก [8]

คอร์เทกซ์ชั้นกลางพัฒนาเป็นช่องอากาศ (Lacunae) ขนาดใหญ่จำนวนมาก เพื่อเก็บอากาศซึ่งเป็นลักษณะประจำของพืชน้ำ [9-10] ทั้งนี้เนื่องจากในน้ำมีออกซิเจนน้อยกว่านบนบก พืชน้ำจึงมีระบบลำเลียงและเก็บอากาศไว้ภายในรากสำหรับการหายใจ แต่จากลักษณะดังกล่าวทำให้รากอบบงหาดความแข็งแรง คล้าน้ำจึงมีการสร้างเนื้อเยื่อสเคลอเรติกมาขึ้นมาเสริมความแข็งแรงของรากเป็นวงรอบ ซึ่งยังไม่เคยมีรายงานพบลักษณะดังกล่าวในพืชน้ำอื่นๆ

### ลำต้นใต้ดิน (Rhizome)

ภาคตัดขวางลำต้นใต้ดินแบ่งเป็น 2 โฉนดล้ายกับโชนของคอร์เทกซ์กับสตีลในพืชใบเลี้ยงคู่ แต่ต่างกันตรงที่ส่วนคล้ายคอร์เทกซ์มีกลุ่มห่อลำเลียงอยู่ด้วย จึงไม่ใช่ส่วนคอร์เทกซ์ที่แท้จริง สิ่งที่น่าแปลกคือในลำต้นใต้ดินมีเนื้อเยื่อชั้โน่นโดยเดอร์มิสและพรีไซเคิลด้วย โดยปกติแล้วเนื้อเยื่อทั้ง 2 ชนิดนี้พบในส่วนของราก ในชั้โน่นโดยเดอร์มิสมีแบบแคลสภาพเรียนที่มีบทบาทในการควบคุมพิศทางการไหลของน้ำเข้าสู่ระบบห่อลำเลียง ในกรณีนี้เป็นเพราะลำต้นใต้ดินของคล้ามอยู่ใต้น้ำและเนื้อเยื่อชั้นผิวไม่มีระบบป้องกันน้ำทำให้น้ำซึมเข้าสู่ลำต้นได้ คล้าจึงพัฒนาเนื้อเยื่อเอนโดยเดอร์มิสขึ้นมาเพื่อจัดการกับน้ำให้เข้าสู่ระบบห่อลำเลียง เช่นเดียวกับกับที่เกิดในราก ระบบห่อลำเลียงในสตีลของลำต้นใต้ดินมีความจำเพาะ ก่าวคือมัดห่อลำเลียงร่องบันออกที่ติดกับเพอร์ไซเคิลเรียงตัวเป็นวงคล้ายลำต้นพืชใบเลี้ยงคู่ และบริเวณตรงกลางเรียงตัวกระจัดกระจายคล้ายพืชใบเลี้ยงเดียวทั่วไป ที่นำสารใจอีกประการหนึ่งคือ มัดห่อลำเลียงในตรงกลางของลำต้นใต้ดินมีรูปแบบการเรียงตัวของเนื้อเยื่อห่อลำเลียงที่แตกต่างกันถึง 3 แบบ คือ แบบเคียงข้าง (Collateral bundle) คือมีโฟลเอิมและไชเลิมอย่างละกลุ่มเรียงตัวตรงกัน และแบบร่วมตรงกลาง (Concentric bundle) อีก 2 ชนิดคือแบบที่โฟลเอิมล้อมรอบไชเลิม (Amphicribal concentric bundle) และแบบไชเลิมล้อมรอบโฟลเอิม (Amphivassal concentric bundle) ซึ่งลักษณะดังกล่าวยังไม่มีรายงานในพืชอื่นมาก่อน

### ลำต้นเหนือดิน

แรงจูงใจประการหนึ่งที่วุ่นใจให้ผู้วิจัยศึกษาในครั้งนี้ก็คือจากภูมิปัญญาพื้นบ้านของทางภาคใต้ที่มีการนำเปลือกของต้นคล้าน้ำมาใช้ในการเย็บต้นจากมุงหลังคา ทำตอกบิด (เชือกมัด) เชือกเย็บ และเครื่องใช้สอยที่เกี่ยวข้องกับน้ำ เช่น หมาตักน้ำ ตะข้อง เป็นต้น เนื่องด้วยข้อมูลทางกายวิภาคศาสตร์ของพืชน้ำมีน้อยจึงยังไม่มีคำตอบมาก่อนว่าทำไหการใช้เปลือกคล้าจึงมีข้อจำกัดดังกล่าว จากการศึกษานักลักษณะทางกายวิภาคศาสตร์ในครั้งนี้อธิบายได้ว่าส่วนเปลือกต้นของคล้าน้ำประกอบด้วยเซลล์ไฟเบอร์หลายชั้นประกอบกับลักษณะของเซลล์ที่มีผนังหนามากและเซลล์ยาวมาก (15,000-20,000 ไมครอน) เมื่อเทียบกับเซลล์

ไฟเบอร์ของไม้ยืนต้นที่ยาวเพียง 500-1,500 ไมครอน [11-12] ส่งผลให้เปลือกต้นคล้ายน้ำมีความแข็งแรง และเหนียว สามารถปักเปื้อนได้โดยไม่ต้องใช้เข็มช่วย ใต้ชั้นของไฟเบอร์มีเซลล์ผนังบางแทรกอยู่เป็นระยะตามแนวรัศมี มีลักษณะคล้ายนาฬิกา (Hinge cell) ทำให้เปลือกไม้หักเวลาพับงอ นอกจานนี้ในชั้นถัดไปมีเนื้อเยื่ออ่อนแรงคิม่าที่มีลักษณะคล้ายฟองน้ำ เมื่อยูนิทซึ่งสามารถดูดน้ำได้ดีส่งผลให้เซลล์ไฟเบอร์ไม่ประมวลความเหนียวและทนทานเป็นพิเศษเมื่อยูนิทซึ่งในสภาวะที่เปียกน้ำ นอกจานนี้ยังพบว่าผนังของเซลล์ไฟเบอร์ชั้นนอกสุดมีการสะสมซิลิกาจำนวนมาก ซึ่งสามารถเพิ่มความแข็งแรงทนทานให้กับเนื้อเยื่อ [13] ช่วยป้องกันโรคและแมลง [14] และช่วยรับแสงเพื่อเพิ่มประสิทธิภาพในการสังเคราะห์ด้วยแสง [15-16]

## ใบ

ใบคล้าน้ำมีเนื้อเยื่อชั้นผิวน้ำมากและมีคิวติเคลิคอล้อยน้อยซึ่งเป็นลักษณะที่ว่าไปของพืชน้ำ และลักษณะดังกล่าวทำให้พืชสูญเสียน้ำออกจากใบได้เร็ว ซึ่งสอดคล้องกับปรากฏการณ์จริงที่ได้ทำการตรวจสอบพบว่าเมื่อใบถูกตัดออกจากต้นจะเหี่ยวยกภายในเวลา 5 นาที ในชั้นใต้ผิวพับเนื้อเยื่อไฮโปเดอร์มิสทึ้งด้านบนและด้านล่างที่ประกอบด้วยเซลล์ขนาดใหญ่ พนังบางซึ่งทำหน้าที่เก็บน้ำ เซลล์ดังกล่าวนี้ปกติจะพบในพืชแล้งด้วยเหตุนี้เองทำให้คล้าน้ำสามารถเจริญได้ในที่แห้ง

ชั้นไฮโพฟิลล์ของใบสามารถแบ่งเป็นชั้นแพลเลสต์และสปองจีได้อย่างชัดเจนตามลักษณะรูปร่างของเซลล์คล้ายกับลักษณะที่พบในพืชใบเลี้ยงคู่ แต่อย่างไรก็ตาม Retamales และคณะ [17] ศึกษาภายวิภาคของใบ *Myrceugenia rufa* ซึ่งจัดอยู่ในวงศ์ Marantaceae เช่นเดียวกันกับคล้าน้ำกีพนโกรงสร้างแบบนี้เช่นกัน

แม้ว่าคล้าน้ำจะเป็นพืชน้ำแต่มีโครงสร้างของใบแบบพืชแล้ง กล่าวคือไม่พับช่องอากาศ (Lacunar) และไซโคลเดอรีดในชั้นมีโซฟิลล์เลย ซึ่งแตกต่างจากโครงสร้างของใบพืชน้ำทั่วไปที่เคยมีรายงานพบเซลล์ชนิดดังกล่าว [18-20]

พบเซลล์สะสมแอนโโนไซดานินในทุกชั้นของเนื้อเยื่อใบ มีรายงานว่าลีของแอนโโนไซดานินช่วยในการดึงดูดแมลงและนก (พาหะเรณู) [21] แต่อย่างไรก็ตามคล้าน้ำที่ศึกษาพบแอนโโนไซดานินในรูมาณน้อยไม่สามารถสังเกตเห็นลีของมันได้ด้วยตา จึงคงไม่มีบทบาทดังกล่าว แต่มีรายงานว่าแอนโโนไซดานินยังมีบทบาทอื่นๆ ต่อพืช คือป้องกันการเกิดไฟโตออกซิเดชัน [22] ป้องกันแสงอัลตราไวโอเลต [23] และช่วยป้องกันความเครียดจากสิ่งแวดล้อมเช่น ความหนาวเย็นและความแล้ง [24]

## สรุปผลการทดลอง

คล้าน้ำมีลักษณะทางกายวิภาคที่ผสมกันระหว่างลักษณะของพืชน้ำ (Hydrophytic characters) ได้แก่ รากมีช่องอากาศมากในชั้นคอร์เทกซ์ ลำต้นมีเนื้อเยื่อแອเรกิมามีเป็นเนื้อเยื่อพื้นฐาน มีเนื้อเยื่อเอนโดเดอร์มิสในลำต้นได้ดิน และผิวใบมีคิวติเคลิคอล้อยและลักษณะของพืชแล้งได้แก่ ผิวลำต้นมีคิวติเคลิคอลายและมีชั้นไฟเบอร์ ในใบมีไฮโปเดอร์มิสมาก จากลักษณะดังกล่าวจึงทำให้คล้าน้ำสามารถเจริญได้ทั้งในน้ำและบนบก เชือกคล้าที่ทำจากเปลือกต้นซึ่งประกอบด้วยเซลล์ไฟเบอร์ที่ยาวมาก (15,000-20,000 ไมครอน) และมีผนังเซลล์หนาจึงมีความเหนียวและทนทานเป็นพิเศษ จากการศึกษาในครั้นนี้ลักษณะทางกายวิภาคศาสตร์ของคล้าน้ำที่เจริญในน้ำและสภาพแล้งไม่มีความแตกต่างกันและมีลักษณะเด่นดังแสดงในตารางที่ 1

### ตารางที่ 1 ลักษณะเด่นทางกายวิภาคศาสตร์ที่พบในส่วนต่างๆ ของคล้าน้ำ

Root	Rhizome	Stem	Leaf
– Hypodermis	– Endodermis	– Ray-like parenchyma	– Hypodermis
– Tanniferous cell	– Pericycle	– Tanniferous cell	– Tanniferous cell
– Aerenchyma	– Amphicribal concentric bundle	– Stellate parenchyma	– Silica body
– Pith sclerenchyma	– Amphivassalconcentric bundle – Tanniferous cell – Starch grain – Raphide crystal	– Silica body	– Druse crystal

### เอกสารอ้างอิง

1. Mandal, R. N., Bar, R., & Chakrabarti, P. P. (2014). ‘Pati bet’, *Schumannianthus dichotomus* (Roxb.) Gagnep.-a raw material for preparation of livelihood supporting handicrafts. *Indian Journal of Natural Products and Resources*, 5(4), 365-370.
2. Veldkamp, J. F., & Turner, I. M. (2016). The correct name for *Schumannianthus dichotomus* (Marantaceae). *Kew Bulletin*, 71(47), 1-4.
3. Barbhuiya, A. H., & Ismali, K. (2016). Effect of fiber length and loading on the properties of *Schumannianthus dichotomus* (Murta) fiber-reinforced epoxy composites. *International Journal of Polymer Analysis and Characterization*, 21(3), 221-227.
4. Thiangburanatham, W. (1999). Thai herbal enclycopedia. 5<sup>th</sup> Edition. Bangkok, Ruamsan press,. p. 880 (in Thai)
5. Ahmed, R., Islam, A. N. M. F., Rahman, M., & Halim, Md. A. (2007). Management and economic value of *Schumannianthus dichotomus* in rural homesteads in the sylhet region of Bangladesh. *The International Journal of Biodiversity Science and Management*, 3(4), 252-258.
6. Johansen, A. (1940). Plant microtechniques. New York. McGrow-Hill Companies, Inc. p. 523.
7. Kermanee, P. (2015). Crystal investigation in some plant species. Proceeding of the 9<sup>th</sup> Botanical Conference of Thailand; 3-5 June 2015. Bangkok, Thailand. p. 293-300.
8. Enstone, D. E., Peterson, C. A., & Ma, F. (2003). Root endodermis and exodermis: Structure, function, and responses to the environment, *Journal of Plant Growth Regulation*, 21, 335-351.
9. Esau, K. (1977). Anatomy of seed plants. 2<sup>nd</sup> edition. New York. John Wiley and Sons. p. 550.

10. Pandey, B. P. (1982). Plant anatomy. New Delhi. S. Chand and Company. p. 495.
11. Khaopakro, S., Vajrodaya, S., Siripatanadilok, S., & Kermanee, P. (2015). Wood anatomical survey and wood specific gravity of 13 species of *Aglaia* (Meliaceae) from Thailand. *Thai Forest Bulletin (Botany)*, 43, 87-103.
12. Phongkrathung, R., Vajrodaya, S., & Kermanee, P. (2016). Wood anatomy and properties of three species in the genus *Spondias lakonensis* (Anarcardiaceae) found in Thailand. *Agriculture and Natural Resources*, 50, 14-19.
13. Santana, M. A. E., Rodrigues, L. C., Coradin, V. T. R., Okino, E. Y. A., & Souza, M. R. D. (2013). Silica content of 36 Brazilian tropical wood species. *Holzforschung*, 67, 1-24.
14. Agarie, S., Agata, W., Uchida, H., Kubota, F., & Kaufman, P. (1996). Function of silica bodied in the epidermis system of rice (*Oryza sativa* L.): Testing the window hypothesis. *Journal of Experimental Botany*, 47(298), 655-660.
15. Kuo-huang, L., Ku, M. S. B., & Franceschi, V. R. (2007). Correlations between calcium oxalate crystal and photosynthetic activities in palisade cells of shade-adapted *Peperomia glabella*. *Botanical Studies*, 48, 155-164.
16. Yamanaka, S., Takeda, H., Komatsububara, S., Ito, F., Usami, H., Togawa, E., & Yoshino, K. (2009). Structure and physiological functions of silica bodied in the epidermis of rice plants. *Applied Physics Letters*, 95(12), 123703.
17. Retamales, H., Cabello, A., Serra, M. T. & Scharaschkin, T. (2015). Leaf micromorphology and anatomy of *Myrceugenia rufa* (Myrtaceae) an endemic coastal shrub of north-central Chile. *Gayana Botany*, 72(1), 76-83.
18. Jung, J., Lee, S. C., & Choi, H. (2008). Anatomical patterns of aerenchyma in aquatic and wetland plants. *Journal of Plant Biology*, 51(6), 428-439.
19. Jayeola, A. A., & Folorunso, E. A. (2009). Ecological anatomy of some hydrophytes in Nigeria. *African Journal of Biotechnology*, 8(14), 3377-3381.
20. Qaisar, M., Ping, Z., Rehan, S. M., Ejazul, I., Rashid, A. M., & Yousaf, H. (2005). Anatomical studies on water hyacinth (*Eichhornia crassipes* (Mart.) Solms) under the influence of textile wastewater. *Journal of Zhejiang University Science*, 68(10), 991-998.
21. Tanaka, Y., Sasaki, N., & Ohmiya, A. (2008). Biosynthesis of plant pigments: Anthocyanins, betalains and carotenoids. *The Plant Journal*, 54, 733-749.
22. Steyn, W. J., Wand, S. J. E., Holcroft D. M., & Jacobs, G. (2002). Anthocyanins in vegetative tissues: A proposed unified function in photoprotection. *New Phytologist*, 155, 349-361.

23. Koes, R. E., Quattrocchio, F., & Mol, J. N. M. (1994). The flavonoid biosynthetic pathway in plants: Function and evolution. *BioEssay*, 16(2), 123-132.
24. Chalker-Scott, L. (2008). Environmental significance of anthocyanins in plant stress responses. *Photochemistry and Photobiology*, 70(1), 1-9.