

ผลของความเป็นกรด-ด่างของดินต่อการเติบโตและคุณภาพการให้สีครามของห้อม  
(*Baphicacanthus cusia* (Nees.) Bremek.) ในพื้นที่จังหวัดแพร่

ณัฐพร จันทร์ฉาย<sup>1\*</sup> และ อัญศญา บุญประจวบ<sup>1</sup>

รับต้นฉบับ: 26 มีนาคม 2564

ฉบับแก้ไข: 10 พฤษภาคม 2564

รับลงพิมพ์: 14 พฤษภาคม 2564

บทคัดย่อ

การศึกษาผลของความเป็นกรด-ด่างของดินต่อการเติบโตและคุณภาพการให้สีครามของห้อม (*Baphicacanthus cusia* (Nees.) Bremek.) ในพื้นที่จังหวัดแพร่ มีวัตถุประสงค์เพื่อทราบความเหมาะสมของความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้นของดินต่อการเติบโตและคุณภาพสีของห้อม โดยทำการวัดการเติบโตของห้อมในดินที่ทำการปรับความเป็นกรด-ด่างที่แตกต่างกันครั้งแรกและครั้งสุดท้ายและคุณภาพสีห้อมที่ได้ ผลการศึกษาพบว่า การปรับความเป็นกรด-ด่างเป็น 4.5 มีความชื้นในดินเฉลี่ย (96.25 %) ค่าแสงเฉลี่ยในโรงเรือนที่ทำการพรางแสงให้ 70 เปอร์เซ็นต์ (101.87) ให้การเติบโตของต้นห้อมดีที่สุด โดยมีค่าความสูงเพิ่มขึ้น 10.66 เซนติเมตร ความยาวรากเพิ่มขึ้น 5.16 เซนติเมตร จำนวนกิ่งเพิ่มขึ้น 1.66 กิ่ง และจำนวนใบเพิ่มขึ้น 15 ใบ ตามลำดับ ส่วนการไม่ปรับความเป็นกรด-ด่างในดินให้คุณภาพของสีตามมาตรฐาน เนื่องจากมีค่า  $L^*$  เท่ากับ 21.38  $a^*$  เท่ากับ -3.18 และ  $b^*$  เท่ากับ -5.93 โดยค่า  $L^*$  บ่งบอกว่าเป็นสีเข้ม เมื่อมีค่าเข้าใกล้ 0 ค่า  $-a^*$  บ่งบอกว่าเป็นสีเขียว และค่า  $-b^*$  บ่งบอกว่าเป็นสีน้ำเงิน และพบปริมาณลิวโคอินดิโก เท่ากับ 88.53 ไมโครมิลลิกรัม ซึ่งปริมาณลิวโคอินดิโก แสดงให้เห็นถึงประสิทธิภาพการติดสีของสีข้อม อย่างไรก็ตามการปรับความเป็นกรด-ด่างเป็น 4.5 ยังให้คุณภาพของสีตามมาตรฐานรองลงมาจากการไม่ปรับความเป็นกรด-ด่าง มีค่า  $L^*$  (28.34)  $a^*$  (-4.83) และ  $b^*$  (-3.09) และมีปริมาณการเปลี่ยนเป็นลิวโคอินดิโก เท่ากับ 77.20 ไมโครมิลลิกรัม แสดงให้เห็นว่า ห้อมสามารถใช้ในการแก้ไขปัญหาดินเปรี้ยวได้ ซึ่งสามารถให้ประโยชน์แก่ชุมชนที่มีการปลูกห้อมอันก่อให้เกิดการพัฒนาทางเศรษฐกิจและพัฒนาเป็นกลุ่มวิสาหกิจชุมชนในอนาคตได้ต่อไป

คำสำคัญ: ความเป็นกรด-ด่าง สีคราม *Baphicacanthus cusia* ลิวโคอินดิโก

<sup>1</sup>สาขาวิชาเทคโนโลยีชีวภาพทางอุตสาหกรรมเกษตร มหาวิทยาลัยแม่โจ้-แพร่ เฉลิมพระเกียรติ จังหวัดแพร่ 54140

\*ผู้รับผิดชอบบทความ: E-mail: nuttapornchanchay@gmail.com

ORIGINAL ARTICLE

**Effect of pH on growth and indigo coloring quality of Hom (*Baphicacanthus cusia* (Nees.) Bremek.)  
at Phrae Province**

Nuttaporn Chanchay<sup>1\*</sup> and Ansaya Boonprajaub<sup>1</sup>

Received: 26 March 2021

Revised: 10 May 2021

Accepted: 14 May 2021

**ABSTRACT**

The study on effect of pH value on the indigo color quality of Hom (*Baphicacanthus cusia* (Nees.) Bremek.) was done in Phrae province. The objective was to determine the initial pH of the soil to the growth and color quality of the Hom. We have measured the initial and final growth of plants in different pH of potting soils and the color quality. The results showed that suitability adjusted pH at 4.5 with average soil moisture content (96.25 %) and exposure in the greenhouse was 70% (101.87) had high supported on maximum growth. The increased growth was detected in most plant parts, stem height (10.66 cm), root length (5.16 cm), number of branches (1.66 branches), and number of leaf (15 leaves). While, the treatment without pH adjustment provided the standard color quality of Hom which express by values of L\* (21.38), a\* (-3.18), and b\* (-5.93). Value of L\* indicating the color lightness with yield to dark color when closed to 0, while, -a\* and -b\* expressed the green and blue color, respectively. The amount of leuco-indigo was 88.53  $\mu\text{ml}$ , High leuco-indigo indicating the efficiency of the color absorption in the fabric. However, pH adjustment to 4.5 also provided a standard color quality, even though, less than without pH adjustment which varied values were found, L\* (28.34), a\* (-4.83), b\* (-3.09), and leuco-indigo (77.20  $\mu\text{ml}$ ). Indicating Hom can be used to solve the acid soil problem. Then, the communities will get the benefit from cultivating which contributes to economic development and development into community enterprise groups in the future.

**Keywords:** pH, Indigo, *Baphicacanthus cusia* (Nees.) Bremek., Leuco-indigo

<sup>1</sup>Agro-Industrial Biotechnology, Maejo University Phrae Campus, Phrae province 54140

\*Corresponding author: E-mail: nuttapornchanchay@gmail.com

## คำนำ

หอมถือเป็นพืชเศรษฐกิจของจังหวัดแพร่ เนื่องจากเป็นพืชกลุ่มให้สีเขียวซึ่งนำมาใช้ในการย้อมผ้า เรียกระบบการย้อมว่า การก่หอมย้อมผ้าที่ย้อมออกมาจึงถูกเรียกว่า “ผ้าหอมย้อม” โดยในจังหวัดแพร่ พบหอมที่นำมาก่หอมย้อม

3 ชนิด ได้แก่ *Strobilanthes cusia* (Nees) Kuntze, *Strobilanthes auriculata* (Nees) และ *Baphicacanthus cusia* (Nees) Bremek. (Chanchay, 2019) ซึ่งตลาดเสื้อผ้าหอมนับได้ว่าเป็นแหล่งรายได้หลักของประชากรในตำบลทุ่งโฮ้ง อำเภอเมือง จังหวัดแพร่ นอกจากนี้ในปี พ.ศ. 2562 จังหวัดแพร่ ได้ขึ้นทะเบียนสินค้าบ่งชี้ทางภูมิศาสตร์ (Geographical Indications: GI) ในเรื่อง “ผ้าหอมย้อมแพร่” จึงต้องจัดให้มีระบบการควบคุมคุณภาพ กระบวนการผลิตและแหล่งที่มาของสินค้า เพื่อให้ผู้ผลิตสามารถรักษามาตรฐานตามที่ขึ้นทะเบียนไว้ ปัจจุบันมีการส่งเสริมและสนับสนุนให้มีการสวมใส่ผ้าหอมย้อมทำให้การผลิต และค้าขายเสื้อผ้าหอมมีจำนวนเพิ่มมากขึ้น ส่งผลให้ต้นหอมชนิดที่เป็นวัตถุดิบสำหรับการทำสีเขียว ไม่เพียงพอต่อความต้องการของตลาด เนื่องจากเจริญเติบโตไม่ทันต่อการนำมาผลิตเป็นเนื้อหอมที่มีคุณภาพสีเพื่อนำไปทำสีเขียว ซึ่งปัญหาอาจส่งผลมาจากคุณภาพ และสถานะของดิน เช่น ความเหมาะสมของความเป็นกรด-ด่าง (pH) ของดินที่ใช้ในการเพาะปลูกหอมด้วย

ความเป็นกรด-ด่างของดินมีผลต่อความเป็นประโยชน์ของธาตุอาหารพืชในดิน เนื่องจากถ้าดินเป็นด่างหรือกรดมากเกินไปจะทำให้ธาตุอาหารพืชในดินนั้นมีประโยชน์น้อยลง สำหรับพืชทั่วไป ค่าความเป็นกรด-ด่างที่เหมาะสมควรอยู่ในช่วง 6.0-7.5 (Everbart, 1994) Siomos *et al.* (2001) รายงานว่า จากการศึกษาผักกาดหอม

พันธุ์บัตเตอร์เฮดที่ปลูกด้วยวิธีการปลูกพืชในดินเปรียบเทียบกับวิธีการปลูกพืชในสารละลายธาตุอาหารมีปริมาณคลอโรฟิลล์แตกต่างกันโดยการปลูกในสารละลายธาตุอาหารมีปริมาณคลอโรฟิลล์น้อยกว่า และพบว่า ค่าความเป็นกรด-ด่าง มีผลทำให้ธาตุอาหารที่อยู่ในดินสามารถเคลื่อนย้ายเข้าสู่พืชได้ดีขึ้น โดยเฉพาะอย่างยิ่งแมกนีเซียมและเหล็กซึ่งเป็นองค์ประกอบสำคัญในการสังเคราะห์รงควัตถุที่เกี่ยวข้องกับกระบวนการสังเคราะห์ด้วยแสง ได้แก่ คลอโรฟิลล์ และแคโรทีนอยด์ ซึ่งเป็นส่วนสำคัญต่อการเติบโตของพืช เช่นเดียวกับ Pinto *et al.* (2014) รายงานว่า การลดลงของปริมาณแมกนีเซียมส่งผลทำให้ปริมาณคลอโรฟิลล์ภายในผักกาดหอมลดลง ซึ่งใบหอมมีสารที่เป็นสารอัลคาลอยด์ที่มีองค์ประกอบหลักเป็นสารสีน้ำเงินและแดง สารสีน้ำเงิน คือ อินดิโก และ Teanglum *et al.* (2012) พบว่า เมื่อนำใบของหอมที่ทำการผลิตเป็นตะกอนสีคราม หรือ เนื้อหอม ทำให้เกิดสารให้สีของสีครามธรรมชาติเป็นปฏิกิริยาที่เกิดขึ้นแบบต่อเนื่อง ปฏิกิริยาแรกเป็นการเปลี่ยนสารอินดิแคน ( $C_{14}H_{17}O_6N$ ) ในใบหอมเป็นสารอินดอกซิล ( $C_8H_7ON$ ) ปฏิกิริยาที่สองเป็นการออกซิเดชันสารอินดอกซิลได้สารอินดิโก ( $C_{16}H_{10}O_2N_2$ ) ที่ไม่ละลายน้ำ โครงสร้างทางเคมีของสีครามธรรมชาติและปฏิกิริยาการเกิดสารให้สีคราม (Vanprasert, 2009) นอกจากนี้ Boondum and Chulaka (2014) รายงานว่าค่าความเป็นกรด-ด่างของสารละลายธาตุอาหารมีผลต่อการเติบโตและปริมาณไนเตรทของผักกาดฮ่องเต้ที่ปลูกในระบบ Nutrient Film Technique (NFT) ที่ระดับความเป็นกรด-ด่าง 5.5 ให้ผลค่าความสูงของลำต้น และปริมาณไนเตรทของผักกาดฮ่องเต้มากที่สุด ค่าความเป็นกรด-ด่างเป็นปัจจัยหนึ่งที่มีความสำคัญต่อการเจริญเติบโตของพืชในระบบการปลูกแบบต่าง ๆ

การศึกษาในครั้งนี้ได้นำห่อม หรือฮ่อม (*Baphicacanthus cusia*) ที่พบในพื้นที่จังหวัดแพร่ มาทดสอบปลูกในดินที่ทำการปรับความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้นที่ระดับ 4.0-8.0 เปรียบเทียบกับชุดควบคุม คือ ดินไม่ปรับความเป็นกรด-ด่าง เพื่อทราบความเหมาะสมของความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้นของดินต่อการเติบโต และคุณภาพสีของห่อมเพื่อให้ประโยชน์แก่ชุมชนที่มีการปลูกห่อม อันก่อให้เกิดการพัฒนาทางเศรษฐกิจและพัฒนาเป็นกลุ่มวิสาหกิจชุมชนในอนาคตได้ต่อไป

### อุปกรณ์และวิธีการ

#### การเก็บข้อมูล

##### 1. การศึกษาผลของความเป็นกรด-ด่างของดิน

##### ปลูกห่อมเริ่มต้นที่เหมาะสม

1.1) เตรียมดินสำหรับปลูก นำดินเหนียวที่มีลักษณะเป็นสีแดงออกสีน้ำตาล จากพื้นที่มหาวิทยาลัยแม่โจ้-แพร่ เฉลิมพระเกียรติ ที่ความลึกระดับ 11-20 เซนติเมตร ไปฆ่าเชื้อโดยใช้เครื่อง Autoclave หรือหม้อนึ่งฆ่าเชื้อชนิดไม่ใช้ไฟฟ้า ยี่ห้อ All-American รุ่น 1941X (41 qt/39 L) ของบริษัทยูเนี่ยน ซาชน์ ที่อุณหภูมิตั้งที่ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที ที่ความดัน 1 บาร์ เพื่อกำจัดปัจจัยที่อาจมีผลต่อการเติบโตของพืชนอกเนื่องจากการปรับความเป็นกรด-ด่างในดิน เช่น จุลินทรีย์ในดินที่มีผลต่อการเติบโต จากนั้นจึงรอให้ดินเย็นลง และทำการปรับความเป็นกรด-ด่าง ของดินด้วยสารละลายกรดไฮโดรคลอริก ความเข้มข้น 35% ผสมลงในดิน และทำการตรวจสอบความเป็นกรด-ด่างที่ต้องการด้วยเครื่องวัดกรด-ด่างสำหรับใช้ในดินโดยตรง มีชุดการทดลองทั้งหมด 10 ชุด การทดลองจำนวน 5 ซ้ำ เป็นจำนวนทั้งสิ้น 50 ถู

โดยทุกชุดการทดลองมีปริมาณของดินเท่ากัน ดังนี้ ชุดการทดลอง A) คือ ดินที่ทำการปรับระดับความเข้มข้นความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น เท่ากับ 4.0 ชุดการทดลอง B) คือ ดินที่ทำการปรับระดับความเข้มข้นความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น เท่ากับ 4.5 ชุดการทดลอง C) คือ ดินที่ทำการปรับระดับความเข้มข้นความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น เท่ากับ 5.0 ชุดการทดลอง D) คือ ดินที่ทำการปรับระดับความเข้มข้นความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น เท่ากับ 5.5 ชุดการทดลอง E) คือ ดินที่ทำการปรับระดับความเข้มข้นความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น เท่ากับ 6.0 ชุดการทดลอง F) คือ ดินที่ทำการปรับระดับความเข้มข้นความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น เท่ากับ 6.5 ชุดการทดลอง G) คือ ดินที่ทำการปรับระดับความเข้มข้นความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น เท่ากับ 7.0 ชุดการทดลอง H) คือ ดินที่ทำการปรับระดับความเข้มข้นความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น เท่ากับ 7.5 ชุดการทดลอง I) คือ ดินที่ทำการปรับระดับความเข้มข้นความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น เท่ากับ 8.0 ชุดการทดลอง J) คือ ดินที่ไม่ทำการปรับระดับความเข้มข้นความเป็นกรด-ด่าง จากนั้นทำการปลูกกล้าห่อมชนิด *Baphicacanthus cusia* (Nees.) Bremek. อายุ 1 เดือน โดยขนาดเริ่มต้นไม่เท่ากัน จึงต้องทำการวัดขนาดเริ่มต้นของทุกต้น โดยทำการวางชุดการทดลองแบบสุ่มได้โรงเรือนที่มีการพรางแสง 70% ด้วยสแลน โดยค่าความเป็นกรด-ด่างของดินมีการตรวจสอบทุกเดือน

1.2) การติดตามการเติบโตของห่อม ทำการเก็บข้อมูลเชิงปริมาณเดือนละ 1 ครั้ง หลังทำการย้ายปลูกห่อม เป็นระยะเวลา 8 เดือน ใน 2 ด้านที่

เกี่ยวข้องกับการเติบโต ประกอบด้วย 1) ด้านการเติบโตของห่อม ได้แก่ ความสูงต้น ความยาวราก จำนวนกิ่ง จำนวนใบ และอัตราการรอดชีวิต โดยทำการวัดความสูงต้น และความยาวราก หน่วยเป็นเซนติเมตร ด้วยตลับเมตร ทำการวัดจำนวนกิ่ง และจำนวนใบ ด้วยการนับหน่วยเป็นใบ และกิ่ง และนำจำนวนต้นห่อมที่รอดชีวิตในแต่ละเดือนมาคำนวณผลอัตราการรอดชีวิต (%) คือ (จำนวนพืชที่รอดชีวิต/จำนวนพืชเริ่มต้น) $\times 100$  2) ด้านปัจจัยสิ่งแวดล้อม ได้แก่ ค่าความเป็นกรด-ด่างของดิน ค่าความชื้น ค่าแสง ทำการวัดผลด้วยเครื่องวัดความเป็นกรด-ด่าง แสง และความชื้นดิน ที่ความลึก 5 เซนติเมตร เวลา 9.00-12.00 น. ในทุกวันที่ 15 ของเดือน โดยเปรียบเทียบกับค่าเก็บผลของข้อมูลเริ่มต้นก่อนย้ายปลูก

1.3) การศึกษาคุณภาพของสีห่อม เมื่อครบระยะเวลาการทดลอง 8 เดือน ทำการเก็บใบ และกิ่งสดมาชั่งน้ำหนัก จดบันทึก จากนั้นนำมาเข้าสู่กระบวนการสกัดเนื้อห่อม โดยทำการแช่ใบห่อมติดกิ่ง 1 ส่วนต่อ น้ำเปล่า 5 ส่วน นาน 3 วัน (72 ชั่วโมง) เมื่อได้น้ำสีคราม (Figure 1) แล้วทำให้ครามตกตะกอนโดยเติมปูนขาว 10 กรัมต่อน้ำคราม 1 ลิตร ตีน้ำครามด้วยไม้ตีจนน้ำเป็นฟองสีน้ำเงินเข้มทิ้งไว้ข้ามคืนให้เนื้อครามตกตะกอน แล้วกรองน้ำสีโดยผ่านถุงผ้าด้ายดิบ แล้วบิดน้ำให้สีแห้งเหลือเฉพาะตะกอนสี หรือเนื้อห่อม แล้วนำเนื้อห่อมที่ได้ไปผ่านการชั่งน้ำหนัก บันทึกผลค่าน้ำหนัก (Kongdee, 2008) เพื่อให้ทราบว่าคุณภาพทดลองที่ให้น้ำหนักเนื้อห่อมที่มากที่สุด จากนั้นนำเนื้อห่อมมาทำการก่อหม้อ โดยการผสมเนื้อห่อม 1 ส่วน ต่อ น้ำต่างจากขี้เถ้า 3 ส่วน ต่อ กรดหรือน้ำมะขาม  $\frac{1}{2}$  ส่วน ให้เข้าด้วยกัน และตีจนเกิดเป็น

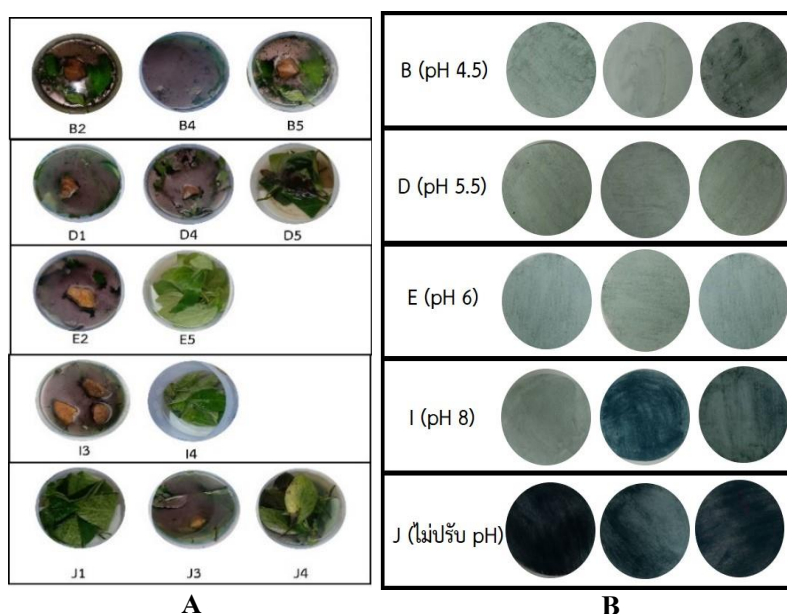
ฟองอากาศทิ้งไว้ 1 คืน (24 ชั่วโมง) หลังจากนั้นให้ทำการโຈก (การโຈก คือ การตักน้ำและเทใส่ในหม้อเดิมซ้ำไปมา) เข้า-เย็นเป็นเวลา 3 วัน (72 ชั่วโมง) จนได้สีน้ำข้อมเป็นสีเหลือง จากนั้นนำไปวิเคราะห์คุณภาพสี และปริมาณลิวโคอินดิโกที่ได้

1.3.1) วิเคราะห์คุณภาพสี โดยนำน้ำก่อหม้อมาระบายสีลงบนกระดาษที่มีน้ำหนักความหนา 80 แกรม ขนาด 20x20 เซนติเมตร รอจนแห้งและระบายสีซ้ำอีกรอบ (Figure 1) จากนั้นนำน้ำก่อหม้อไปทดสอบคุณภาพการย้อมสีโดยการวัดปริมาณสีอินดิโก ด้วยวิธี Spectrophotometric determination โดยใช้ด้วยวิธี Ethyl acetate method และศึกษาประสิทธิภาพการให้สี โดยวิเคราะห์ค่า  $L^* a^* b^*$  ด้วยเครื่อง Hunter lab (บอกรี่หือเครื่องมือกำกับ, ประเทศผู้ผลิต) จากนั้นนำไปวิเคราะห์ค่า  $L^* a^* b^*$  ด้วยเครื่อง Hunter Lab ยี่ห้อ ColorFlex EZ (Kongdee, 2008) ค่า  $L^* a^* b^*$  เป็นหน่วยการวัดสีให้เป็นมาตรฐาน กำหนดโดยองค์กร CIE (Commission International de l'Eclairage โดยค่า  $L^*$  บ่งบอกถึง ความสว่าง มีค่าตั้งแต่ 0-100 โดย 0 คือ สีดำ และ 100 คือ สีขาว ค่า  $a^*$  บ่งบอกถึงสีเขียว เป็นค่าติดลบ ( $-a^*$ ) จนถึงสีแดง เป็นค่าที่เป็นบวก ( $+a^*$ ) และค่า  $b^*$  บ่งบอกค่าสีน้ำเงิน เป็นค่าติดลบ ( $-b^*$ ) จนถึงสีเหลือง เป็นค่าที่เป็นบวก ( $+b^*$ ) ดังนั้น สำหรับสีของผ้าที่ย้อมด้วยห่อม ควรมีค่า  $L^*$  มีแนวโน้มไปทาง 0 ที่สุด เนื่องจากต้องการให้มีสีเข้ม หรือทึบ ค่า  $a^*$  และ  $b^*$  ควรมีแนวโน้มไปทางลบมากที่สุด ( $-a^*, -b^*$ ) เนื่องจากต้องการขึ้นตัวอย่างที่เป็นสีเขียว และสีน้ำเงิน

1.3.2 การตรวจวิเคราะห์หาปริมาณลิวโคอินดิโก โดยวิเคราะห์จากค่าดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 420 นาโนเมตร โดยนำตัวอย่างหรือน้ำ

ก่อนหม้อมาอย่างละ 1 มิลลิลิตร แล้วเติมสารละลาย อิมตัวของโซเดียมไดโทโอไนท์ในสารละลาย โซเดียมไฮดรอกไซด์ที่ความเข้มข้น 2 นอร์มอล ลงไป 1 มิลลิลิตร จากนั้นจึงนำมาเปรียบเทียบกับ กราฟมาตรฐานเพื่อหาปริมาณความเข้มข้นของลิว โคอินดิโก ซึ่งเป็นสารไม่มีสี แต่ในหม้อย้อมหม้อม มีสีเหลือง และละลายน้ำได้ จึงสามารถเข้าไปยึ ดติดในเส้นใยได้ และเมื่อรวมตัวกับออกซิเจนใน อากาศจะกลายเป็นสีน้ำเงินติดที่เส้นใยผ้า

(กระทรวงวิทย์, 2549) โดยปกติในหม้อมีสารอินดิ แคน (Indican) ซึ่งจะถูกรีดิวซ์ไปเป็นอินดิโก (Indigo) ซึ่งไม่สามารถละลายน้ำได้ ส่งผลให้เม็ดสี ไม่แตกตัว และเส้นใยไม่สามารถดูดซับได้ แต่ สามารถรีดิวซ์ให้เป็นลิวโคอินดิโกซึ่งสามารถ ละลายน้ำได้ ส่งผลให้เม็ดสีแตกตัวและเข้าไปยึ ดติดในเส้นใยได้ ดังนั้น ปริมาณลิวโคอินดิโกจึงบ่ง บอกลักษณะคุณภาพการติดสี



**Figure 1.** The fresh leaf maceration in 4 days (A) and the color of Assam Indigo (B) were shown.

**1.4 การวิเคราะห์ทางสถิติ** วิเคราะห์ความ แปรปรวน (ANOVA) และเปรียบเทียบความ แตกต่างของค่าเฉลี่ยด้วยวิธี Duncan's new multiple range test (MRT) ที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ โดยโปรแกรม SPSS เวอร์ชัน 16.0

### ผลและวิจารณ์

#### 1. อัตราการรอดชีวิตของหม้อม

อัตราการรอดชีวิตของหม้อมภายหลังการ ทดลองปลูกในดินที่มีการปรับความเป็นกรด-ด่าง

จากการทำการทดลอง 5 ซ้ำ (Table 1) พบว่าที่ชุด การทดลอง B คือ ดินที่ทำการปรับ ความเป็นกรด-ด่าง เป็น 4.5 ชุดการทดลอง D คือ ดินที่ทำการปรับ ความเป็นกรด-ด่างเป็น 5.5 และชุดการทดลอง J คือ ดินที่ทำการไม่ปรับความเป็นกรด-ด่าง มีอัตรา การรอดชีวิตสูงสุด เท่ากับ 60 เปอร์เซ็นต์ รองลงมา คือ ชุดการทดลอง E คือ ดินที่ทำการ ปรับความเป็นกรด-ด่างเป็น 6.0 และชุดการ ทดลอง I คือ ดินที่ทำการปรับความเป็นกรด-ด่าง เป็น 8.0 มีอัตราการรอดชีวิต เท่ากับ 40 เปอร์เซ็นต์

สอดคล้องกับการศึกษาของ Everhart (1994) รายงานว่าเมื่อความเป็นกรด-ด่างของดินเป็นกรดหรือด่างมากเกินไปส่งผลให้ธาตุอาหารต่าง ๆ นั้น

มีประโยชน์ต่อพืชลดลงโดยทั่วไปต้นไม้สามารถเติบโตได้ดีในดินที่มีคุณสมบัติเป็นกรดอ่อนถึงเป็นกลาง (pH 6-7.5)

**Table 1** The percentage of plant survival rate (%.month<sup>-1</sup>) after treatment with different pH values during 8 months after transplanting. The value showed mean ( $\bar{x}$ )  $\pm$  standard deviation (S.D.)

Treatment	Survival rate							
	1	2	3	4	5	6	7	8
A (pH 4.0)	100 $\pm$ 0	100 $\pm$ 0	80 $\pm$ 40	80 $\pm$ 40	0 <sup>c</sup> $\pm$ 0	0 <sup>d</sup> $\pm$ 0	0 <sup>c</sup> $\pm$ 0	0 <sup>c</sup> $\pm$ 0
B (pH 4.5)	100 $\pm$ 0	100 $\pm$ 0	100 $\pm$ 0	100 $\pm$ 0	60 <sup>b</sup> $\pm$ 55	60 <sup>b</sup> $\pm$ 55	60 <sup>a</sup> $\pm$ 55	60 <sup>a</sup> $\pm$ 55
C (pH 5.0)	100 $\pm$ 0	100 $\pm$ 0	80 $\pm$ 40	80 $\pm$ 40	40 <sup>b</sup> $\pm$ 49	0 <sup>d</sup> $\pm$ 0	0 <sup>c</sup> $\pm$ 0	0 <sup>c</sup> $\pm$ 0
D (pH 5.5)	100 $\pm$ 0	100 $\pm$ 0	60 $\pm$ 55	60 $\pm$ 55	60 <sup>b</sup> $\pm$ 55	60 <sup>b</sup> $\pm$ 55	60 <sup>a</sup> $\pm$ 55	60 <sup>a</sup> $\pm$ 55
E (pH 6.0)	100 $\pm$ 0	100 $\pm$ 0	80 $\pm$ 40	80 $\pm$ 40	40 <sup>b</sup> $\pm$ 49	40 <sup>c</sup> $\pm$ 49	40 <sup>b</sup> $\pm$ 49	40 <sup>b</sup> $\pm$ 49
F (pH 6.5)	100 $\pm$ 0	100 $\pm$ 0	100 $\pm$ 0	100 $\pm$ 0	0 <sup>c</sup> $\pm$ 0	0 <sup>d</sup> $\pm$ 0	0 <sup>c</sup> $\pm$ 0	0 <sup>c</sup> $\pm$ 0
G (pH 7.0)	100 $\pm$ 0	100 $\pm$ 0	100 $\pm$ 0	100 $\pm$ 0	0 <sup>c</sup> $\pm$ 0	0 <sup>d</sup> $\pm$ 0	0 <sup>c</sup> $\pm$ 0	0 <sup>c</sup> $\pm$ 0
H (pH 7.5)	100 $\pm$ 0	100 $\pm$ 0	80 $\pm$ 40	80 $\pm$ 40	0 <sup>c</sup> $\pm$ 0	0 <sup>d</sup> $\pm$ 0	0 <sup>c</sup> $\pm$ 0	0 <sup>c</sup> $\pm$ 0
I (pH 8.0)	100 $\pm$ 0	100 $\pm$ 0	100 $\pm$ 0	100 $\pm$ 0	60 <sup>b</sup> $\pm$ 55	60 <sup>b</sup> $\pm$ 55	40 <sup>b</sup> $\pm$ 49	40 <sup>b</sup> $\pm$ 49
J (Not adjust pH)	100 $\pm$ 0	100 $\pm$ 0	100 $\pm$ 0	100 $\pm$ 0	80 <sup>a</sup> $\pm$ 40	80 <sup>a</sup> $\pm$ 40	60 <sup>a</sup> $\pm$ 55	60 <sup>a</sup> $\pm$ 55
F-test	ns	ns	ns	ns	*	*	*	*
P-values	-	-	0.271	0.271	0.000	0.000	0.016	0.016

**Note:** ns = mean was not significant differences at  $p < 0.05$

\* = mean was significant differences at  $p < 0.05$

<sup>a-c</sup> = mean values with the same letter were not significantly different at  $p < 0.05$

## 2. การเปลี่ยนแปลงปัจจัยสิ่งแวดล้อม

2.1 การเปลี่ยนแปลงความชื้นดิน (soil moisture content) โดยทำการวัดเปอร์เซ็นต์ความชื้นทุกเดือนเป็นระยะเวลา 8 เดือน (Table 2) พบว่าเดือนที่ 1-4 ชุดการทดลองทั้ง 10 ชุด มีความชื้นในดินแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p < 0.05$ ) ในขณะที่เดือนที่ 5-8 ทุกชุดการทดลองมีความชื้นไม่แตกต่างกันทางสถิติ ( $p > 0.05$ ) และพบว่า ทุกชุดการทดลองมีปริมาณความชื้นเฉลี่ยตลอด 8 เดือนไม่แตกต่างกันทางสถิติ โดยในช่วง 4 เดือนแรก ความชื้นในดินมีแนวโน้มต่ำกว่า 4 เดือนหลัง ซึ่ง

บางส่วนอาจมาจากสภาพอากาศมาเกี่ยวข้อง เนื่องจากเดือนที่ 1-4 ได้ทำการศึกษาด้านห่อหมกในช่วงฤดูร้อน และเดือนที่ 5-8 เป็นฤดูฝน โรงเรือนที่ทำการวางชุดทดลองนั้นเราได้ทำการพรางแสงด้วยสแลนพรางแสงที่ 70% ซึ่งไม่สามารถกั้นน้ำฝนได้ ส่งผลให้ไม่สามารถควบคุมปริมาณน้ำในโรงเรือนได้ ซึ่งความชื้นที่มากเกินไปอาจส่งผลต่อการเติบโตของเชื้อก่อโรค ซึ่งเป็นบ่อเกิดของโรครากเน่าในห่อหมก เป็นสาเหตุต่อการเสียชีวิตของพืช และมีผลต่อการเติบโตของพืช การเจริญของราก การตายของพืชมีการเปลี่ยนแปลงตลอดเวลา ซึ่งการเปลี่ยนแปลงนั้น

สอดคล้องกับการเปลี่ยนแปลงความชื้นในดิน ที่มีรายงานว่า เมื่อความชื้นเพิ่มขึ้นรากเจริญเติบโตได้ดี มีการแตกแขนงดีขึ้น แต่เมื่อความชื้นลดลงเล็กน้อยจะส่งผลให้รากไม่เจริญ (Hendrick and Pregitzer, 1996; Sadoodee and Chiso, 2008; Wiriya-Alongkom *et al.*,

2012) นอกจากนั้น Zeng *et al.* (2010) รายงานว่า รากเจริญได้ดีที่สุดในความชื้นประมาณ 30 เปอร์เซ็นต์ ดังนั้น จึงสรุปได้ว่าเมื่อความชื้นสูงเกินไปอาจส่งผลให้เกิดการตายของพืชได้ง่ายขึ้น

**Table 2** Percentage of average soil moisture content in each soil treatment which collected in every month. The value showed mean ( $\bar{x}$ )  $\pm$  standard deviation (S.D.).

Treatment	Soil moisture content (%.month <sup>-1</sup> )								
	1	2	3	4	5	6	7	8	$\bar{x}$
A (pH 4.0)	100 <sup>a</sup> ±0	85 <sup>a</sup> ±30	98 <sup>a</sup> ±4	74 <sup>b</sup> ±15	95±10	100±0	100±0	100±0	94 <sup>a</sup> ±9
B (pH 4.5)	94 <sup>a</sup> ±12	100 <sup>a</sup> ±0	100 <sup>a</sup> ±0	94 <sup>b</sup> ±8	100±0	100±0	100±0	100±0	98 <sup>a</sup> ±3
C (pH 5.0)	85 <sup>b</sup> ±30	100 <sup>a</sup> ±0	100 <sup>a</sup> ±0	82 <sup>b</sup> ±12	97±4	99±2	100±0	99±2	95 <sup>a</sup> ±7
D (pH 5.5)	100 <sup>a</sup> ±0	100 <sup>a</sup> ±0	100 <sup>a</sup> ±0	89 <sup>b</sup> ±15	100±0	100±0	100±0	100±0	99 <sup>a</sup> ±4
E (pH 6.0)	87 <sup>b</sup> ±24	92 <sup>a</sup> ±16	100 <sup>a</sup> ±0	70 <sup>c</sup> ±23	98±4	100±0	100±0	100±0	93 <sup>a</sup> ±10
F (pH 6.5)	96 <sup>a</sup> ±5	100 <sup>a</sup> ±0	100 <sup>a</sup> ±0	100 <sup>a</sup> ±0	100±0	100±0	100±0	100±0	99 <sup>a</sup> ±1
G (pH 7.0)	89 <sup>b</sup> ±14	97 <sup>a</sup> ±6	100 <sup>a</sup> ±0	100 <sup>a</sup> ±0	100±0	100±0	100±0	100±0	98 <sup>a</sup> ±4
H (pH 7.5)	100 <sup>a</sup> ±0	100 <sup>a</sup> ±0	100 <sup>a</sup> ±0	100 <sup>a</sup> ±0	100±0	100±0	100±0	100±0	100 <sup>a</sup> ±0
I (pH 8.0)	65 <sup>b</sup> ±25	86 <sup>a</sup> ±15	97 <sup>a</sup> ±4	100 <sup>a</sup> ±0	100±0	100±0	100±0	100±0	93 <sup>a</sup> ±12
J (Not adjust pH)	25 <sup>c</sup> ±13	32 <sup>b</sup> ±16	88 <sup>b</sup> ±9	78 <sup>b</sup> ±25	92±9	98±4	99±2	98±4	76 <sup>a</sup> ±28
<b>F-test</b>	*	*	*	*	ns	ns	ns	ns	ns
<b>P-values</b>	0.000	0.000	0.000	0.000	0.106	0.262	0.228	0.262	0.230

**Note:** ns = mean was not significant differences at  $p < 0.05$

\* = mean was significant differences at  $p < 0.05$

<sup>a-c</sup> = mean values with the same letter were not significantly different at  $p < 0.05$

2.2 การเปลี่ยนแปลงความเข้มแสง (light intensity) โดยตรวจวัดทุกเดือนเป็นระยะเวลา 8 เดือน (Table 3) พบว่าเดือนที่ 1-6 ชุดการทดลองทั้ง 10 ชุด ได้รับแสงในโรงเรือนที่ความเข้มแสงไม่แตกต่างกัน ( $p > 0.05$ ) แต่ในเดือนที่ 7-8 ทุกชุดการทดลองได้รับความเข้มแสงแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ ( $p < 0.05$ ) ตลอด 8 เดือน ชุดการทดลอง B ได้รับแสงในโรงเรือนสูงที่สุดเฉลี่ย 116.87 LUX ในโรงเรือนมีค่าของแสงอยู่ระหว่าง 20-125 LUX ซึ่งโรงเรือนเป็นการ

พรางแสง 70 เปอร์เซ็นต์ โดยการศึกษาของ Putiworanart *et al.* (2014) กล่าวว่า ห้อยที่ปลูกในโรงเรือนพรางแสง 70 เปอร์เซ็นต์ ส่งเสริมให้การเติบโตของห้อยดีที่สุด โดยมีขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางลำต้น ความสูง ขนาดทรงพุ่ม และขนาดใบเพิ่มขึ้นสูงที่สุดเมื่อเทียบกับการพรางแสงที่เปอร์เซ็นต์อื่น ๆ ความเข้มแสงมีปัจจัยโดยตรงต่อการสังเคราะห์แสงของพืช เช่น ในช่วงที่ฟ้าหลัวหรือในฤดูฝนที่มีกลุ่มเมฆหรือไอน้ำในอากาศมาบดบังแสง จากดวงอาทิตย์



พืชอาจแสดงอาการเครียดชะงักการเจริญเติบโต ผลฝ่อหรือหลุดร่วงจากต้น

2.3 การเปลี่ยนแปลงความเป็นกรด-ด่าง เมื่อทำการติดตามในทุกเดือน (Table 4) พบว่า ทุกชุดการทดลองในเดือนที่ 1-6 มีความเป็นกรด-ด่างแตกต่างกันทางสถิติ ( $p < 0.05$ ) และเดือนที่ 7-8 ไม่มีความแตกต่างกัน ( $p > 0.05$ ) โดยมีความเป็นด่างเพิ่มขึ้นในทุกเดือน ความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้นไม่ว่าจะเป็นกรดแก่ หรือ ด่างปานกลาง เมื่อเดือนสุดท้ายของการทดลองดินจะมีความเป็นด่างปานกลาง คือ 7.4-7.8 จากรายงานของ Boocaree (2001) กล่าวว่า ดินที่มีความเป็นด่างนั้นเป็นดินที่มีปริมาณเกลือชนิดต่าง ๆ ที่ละลายน้ำได้ปะปนในเนื้อดินสูง โดยเกลือเหล่านี้อาจมาจากหินหรือแร่ที่อมเกลืออยู่เมื่อสลายตัวหรือผุพังไปโดย

กระบวนการทางเคมีและทางกายภาพจะปลดปล่อยเกลือต่าง ๆ เกลือเหล่านี้อาจสะสมอยู่กับที่หรือเคลื่อนตัวไปเมื่อมีน้ำไหลผ่าน ภายหลังจากที่น้ำระเหยไปแล้วทำให้มีเกลือเหลือสะสมในดินจนเป็นอันตรายต่อพืช เนื่องจากพืชไม่สามารถดูดน้ำเข้าสู่ระบบรากได้ ส่งผลให้พืชไม่สามารถเจริญเติบโต และเป็นต้นเหตุที่ทำให้ดินห่อมีอัตราการรอดชีวิตน้อยมาก และปัจจัยต่อการเจริญเติบโตของห่ออาจมาจากปัจจัยอื่นร่วมด้วย ดังนั้น การประยุกต์ใช้ดินห่อเพื่อนำไปแก้ไขดินที่เป็นกรดจัดสามารถเห็นประสิทธิภาพได้ดี เนื่องจากเมื่อเริ่มปลูกก่อนข้างเป็นกรด (pH 4.5) ยังทำให้ดินเป็นด่างเพิ่มมาถึง 7.8 ได้ แสดงให้เห็นประโยชน์ของห่ออีกแนวทางหนึ่ง คือ การใช้เพื่อปรับปรุงดินกรดให้เป็นด่าง โดยไม่ต้องเสียค่าใช้จ่ายในการซื้อสารเคมีใด ๆ ทั้งสิ้น

**Table 3** The average of light intensity in each month which related to growth of plants. The value showed mean ( $\bar{x}$ )  $\pm$  standard deviation (S.D.).

Treatment	Light intensity (Lux.month <sup>-1</sup> )								
	1	2	3	4	5	6	7	8	$\bar{x}$
A (pH 4.0)	30±37	70±40	65±37	30±29	30±36	30±36	50 <sup>b</sup> ±40	40 <sup>d</sup> ±34	43 <sup>d</sup> ±16
B (pH 4.5)	120±98	120±98	125±92	120±98	120±98	100±89	110 <sup>a</sup> ±59	120 <sup>a</sup> ±68	117 <sup>a</sup> ±7
C (pH 5.0)	20±19	20±19	25±16	30±37	20±18	30±37	30 <sup>c</sup> ±40	20 <sup>d</sup> ±5	24 <sup>c</sup> ±5
D (pH 5.5)	25±22	45±33	45±33	55±40	25±22	45±33	25 <sup>c</sup> ±37	45 <sup>d</sup> ±5	39 <sup>d</sup> ±11
E (pH 6.0)	35±37	40±34	55±40	35±37	35±37	30±37	40 <sup>b</sup> ±34	30 <sup>d</sup> ±29	37 <sup>d</sup> ±7
F (pH 6.5)	55±40	55±40	35±37	35±37	55±40	55±40	40 <sup>b</sup> ±38	60 <sup>c</sup> ±38	49 <sup>d</sup> ±10
G (pH 7.0)	80±98	100±90	80±75	80±74	80±97	85±70	100 <sup>a</sup> ±60	95 <sup>c</sup> ±63	87 <sup>c</sup> ±9
H (pH 7.5)	85±41	85±70	75±71	85±70	85±70	85±70	75 <sup>b</sup> ±32	75 <sup>c</sup> ±24	81 <sup>c</sup> ±6
I (pH 8.0)	105±84	125±67	95±60	105±56	105±84	100±89	110 <sup>a</sup> ±59	110 <sup>b</sup> ±80	107 <sup>b</sup> ±9
J (Not adjust pH)	85±70	90±64	80±66	55±29	85±70	80±98	50 <sup>b</sup> ±58	90 <sup>c</sup> ±66	77 <sup>c</sup> ±15
F-test	ns	ns	ns	ns	ns	ns	*	*	*
P-values	0.150	0.126	0.199	0.110	0.150	0.307	0.033	0.014	0.00

Note: ns = mean was not significant differences at  $p < 0.05$

\* = mean was significant differences at  $p < 0.05$

<sup>a-c</sup> = mean values with the same letter were not significantly different at  $p < 0.05$

**Table 4** The average of soil pH after transplanting in each month. The value showed mean ( $\bar{x}$ )  $\pm$  standard deviation (S.D.).

Treatment	Soil pH								
	1	2	3	4	5	6	7	8	$\bar{x}$
A (pH 4.0)	4.0 <sup>a</sup> ±0.0	6.5 <sup>d</sup> ±1.4	6.8 <sup>c</sup> ±1.0	7.3 <sup>b</sup> ±0.3	7.3 <sup>b</sup> ±0.3	7.3 <sup>c</sup> ±0.3	7.6±0.4	7.8±0.3	6.8 <sup>c</sup> ±0.3
B (pH 4.5)	4.5 <sup>b</sup> ±0.0	6.7 <sup>d</sup> ±0.3	6.9 <sup>c</sup> ±0.4	6.9 <sup>b</sup> ±0.4	7.1 <sup>b</sup> ±0.2	7.1 <sup>c</sup> ±0.2	7.4±0.5	7.6±0.5	6.8 <sup>c</sup> ±0.3
C (pH 5.0)	5.0 <sup>c</sup> ±0.0	6.9 <sup>c</sup> ±0.4	7.1 <sup>c</sup> ±0.4	7.1 <sup>b</sup> ±0.4	7.1 <sup>b</sup> ±0.4	7.2 <sup>c</sup> ±0.3	7.2±0.3	7.7±0.4	6.9 <sup>c</sup> ±0.3
D (pH 5.5)	5.5 <sup>d</sup> ±0.0	6.7 <sup>d</sup> ±0.6	7.0 <sup>c</sup> ±0.3	7.0 <sup>b</sup> ±0.3	7.1 <sup>b</sup> ±0.2	7.1 <sup>c</sup> ±0.2	7.1±0.3	7.4±0.4	6.9 <sup>c</sup> ±0.2
E (pH 6.0)	6.0 <sup>c</sup> ±0.0	6.7 <sup>d</sup> ±0.3	7.0 <sup>c</sup> ±0.0	7.0 <sup>b</sup> ±0.0	7.2 <sup>b</sup> ±0.2	7.2 <sup>c</sup> ±0.3	7.4±0.4	7.6±0.4	7.0 <sup>c</sup> ±0.1
F (pH 6.5)	6.5 <sup>f</sup> ±0.0	6.4 <sup>e</sup> ±0.2	6.5 <sup>d</sup> ±0.3	6.9 <sup>b</sup> ±0.4	7.2 <sup>b</sup> ±0.3	7.5 <sup>b</sup> ±0.5	7.5±0.5	7.9±0.2	7.0 <sup>c</sup> ±0.2
G (pH 7.0)	7.0 <sup>e</sup> ±0.0	7.0 <sup>c</sup> ±0.0	7.2 <sup>b</sup> ±0.3	7.3 <sup>b</sup> ±0.3	7.3 <sup>b</sup> ±0.3	7.2 <sup>c</sup> ±0.3	7.3±0.3	7.5±0.3	7.2 <sup>d</sup> ±0.1
H (pH 7.5)	7.5 <sup>h</sup> ±0.0	7.3 <sup>b</sup> ±0.3	7.3 <sup>b</sup> ±0.3	7.2 <sup>b</sup> ±0.3	7.2 <sup>b</sup> ±0.3	7.2 <sup>c</sup> ±0.3	7.2±0.3	7.9±0.2	7.3 <sup>c</sup> ±0.2
I (pH 8.0)	8.0 <sup>i</sup> ±0.0	7.0 <sup>c</sup> ±0.6	7.1 <sup>c</sup> ±0.4	7.3 <sup>b</sup> ±0.4	7.3 <sup>b</sup> ±0.3	7.3 <sup>c</sup> ±0.3	7.6±0.2	7.6±0.4	7.4 <sup>b</sup> ±0.2
J (Not adjust pH)	7.7 <sup>i</sup> ±0.4	7.7 <sup>a</sup> ±0.4	7.7 <sup>a</sup> ±0.4	8.0 <sup>a</sup> ±0.4	7.8 <sup>a</sup> ±0.4	7.8 <sup>a</sup> ±0.4	7.5±0.4	7.5±0.4	7.7 <sup>a</sup> ±0.3
F-test	*	*	*	*	*	*	ns	ns	*
P-values	0.000	0.019	0.019	0.017	0.009	0.018	0.064	0.358	0.000

Note: ns = mean was not significant differences at  $p < 0.05$

\* = mean was significant differences at  $p < 0.05$

<sup>a-c</sup> = mean values with the same letter were not significantly different at  $p < 0.05$

### 3. การเติบโตของห้อม

ผลการศึกษการเติบโตของห้อม ได้แก่ ความยาวราก ความสูงลำต้น จำนวนกิ่ง และจำนวนใบ ของค่าเฉลี่ยในแต่ละชุดการทดลอง (Table 5) พบว่าชุดการทดลอง B มีการเติบโตของรากดีที่สุด เนื่องจากความยาวรากเริ่มต้น เท่ากับ 15.67 เซนติเมตร เมื่อสิ้นสุดการทดลอง อาจเกิดจากปัจจัยสภาพแวดล้อมในการปลูก เช่น ความชื้น และแสงร่วมด้วย โดยชุดการทดลองดังกล่าวมีการเติบโต คือ มีความยาว เท่ากับ 20.83 เซนติเมตร ซึ่งยาวเพิ่มขึ้น 5.16 เซนติเมตร มีความสูงลำต้นเริ่มต้น เท่ากับ 18.17 เซนติเมตร เมื่อสิ้นสุดการทดลอง พบว่า มีความสูง เท่ากับ 28.83 เซนติเมตร ซึ่งเพิ่มขึ้น 10.66 เซนติเมตร มีจำนวนกิ่งเริ่มต้น เท่ากับ 1.67 กิ่ง เมื่อสิ้นสุดการทดลอง

พบว่ามีจำนวน เท่ากับ 3.33 กิ่ง ซึ่งเพิ่มขึ้น 1.66 กิ่ง และมีจำนวนใบเริ่มต้น เท่ากับ 5.67 ใบ เมื่อสิ้นสุดการทดลอง พบว่า มีจำนวน เท่ากับ 20.67 ใบ ซึ่งเพิ่มขึ้น 15 ใบ สอดคล้องกับการศึกษาของ Kanthiya and Aumtong (2014) กล่าวว่า เมื่อความเป็นกรด-ด่างในดินลดลง พบว่า ปริมาณ Fe-P, P-Red, Ca-P สูงขึ้น ส่งผลต่อการเจริญเติบโตของต้นไม้ จึงกล่าวได้ว่าความเป็นกรด-ด่างมีผลต่อการเติบโตและอัตราการรอดชีวิตของต้นห้อม Everhart (1994) กล่าวว่า สำหรับพืชทั่วไปความเป็นกรด-ด่างในดินที่เหมาะสมต่อการเติบโต อยู่ในช่วง 6-7 อย่างไรก็ตามจากการศึกษาการเติบโตของห้อมที่ทำการปรับความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้นในดินที่ความเข้มข้น 4.5 ให้การเจริญเติบโตแก่ห้อม และมีอัตราการรอดชีวิตสูงที่สุด

จาก Figure 2 แสดงให้เห็นต้นหอมที่เหลือรอดชีวิตหลังการทดลองปลูกในดินที่ทำการปรับความเป็นกรด-ด่างต่างกันเป็นระยะเวลา 8 เดือน ได้แก่ ชุดการทดลอง B, D, E, I และ J โดยชุดการทดลอง B คือ ดินที่ปรับความเป็นกรด-ด่าง 4.5 มีการเติบโตที่ดีที่สุด เนื่องจากความสูงของลำต้น และจำนวนใบสูงที่สุด เมื่อเปรียบเทียบกับทุกชุดการทดลองที่เหลือรอดชีวิต และชุดการทดลอง I คือ ดินที่ปรับความเป็นกรด-ด่าง 8 เป็นชุดการทดลองที่มีการเติบโตต่ำที่สุด ซึ่งมีความสูงลำต้น และจำนวนใบต่ำที่สุด

#### 4. คุณภาพของสีหอม

น้ำหนักใบสดหลังการทดลองปลูกในดินที่ปรับความเป็นกรด-ด่าง เป็นระยะเวลา 8 เดือน (Table 6) พบว่าชุดการทดลอง B (ดินที่ปรับความเป็นกรด-ด่างเป็น 4.5) มีน้ำหนักใบสดเฉลี่ยเท่ากับ 16.67 กรัม หลังจากสกัดเป็นเนื้อหอม ปริมาณเท่ากับ 9.21 กรัม เป็นน้ำหนักที่มากที่สุด รองลงมา คือชุดการทดลอง J (ไม่ปรับความเป็นกรด-ด่าง) มีน้ำหนักใบสดเฉลี่ย เท่ากับ 13.33 กรัม หลังจากสกัดเป็นเนื้อหอม มีปริมาณ 2.61 กรัม แสดงว่า น้ำหนักใบสดไม่ได้มีผลต่อเนื้อหอมที่ได้ แต่ขึ้นอยู่กับปริมาณสีที่มีอยู่ในใบหอม แสดงให้เห็นว่าเนื้อหอมนั้นเกิดจากการตกตะกอนของเม็ดสีที่ได้จากการแช่น้ำของใบหอม โดยปกติกระบวนการนี้เมื่อทำการแช่น้ำเป็นเวลา 3 คืน น้ำจะเปลี่ยนเป็นสีเขียว คราม หรือมีเมือกสีม่วงปก

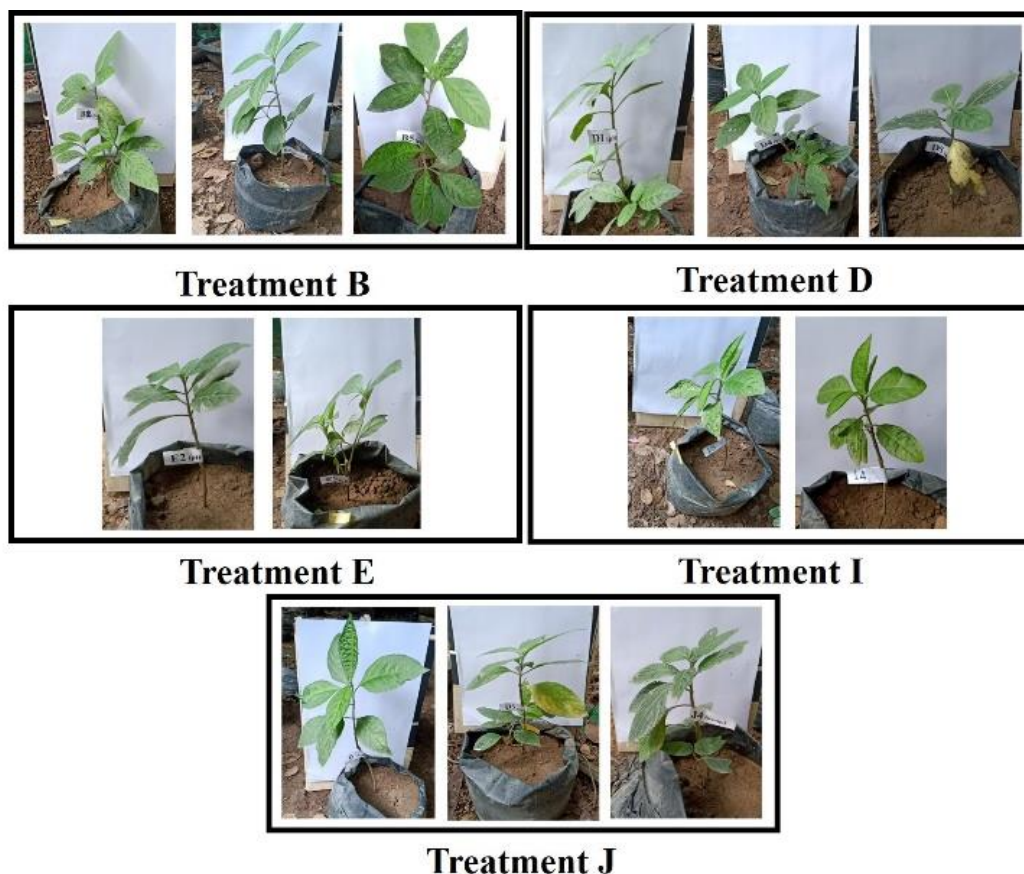
คลุมอยู่บริเวณผิวน้ำ สอดคล้องกับการศึกษาของ Chanayat (2001) พบว่าการหมักใบหอมสดในน้ำ ระยะเวลา 1 วัน ได้ค่าตะกอนสี 0.005 มิลลิกรัม ต่อน้ำหนักใบสด 1 กรัม โดยสารสีที่สกัดได้จากใบหอม เป็นสารอัลคาลอยด์ ที่มีองค์ประกอบหลักเป็นสารสีน้ำเงินและแดง สารสีน้ำเงิน คือ อินดิโก และ Teanglum *et al.* (2012) สกัดสีจากหอมโดยการนำใบของหอมที่เก็บได้ มาแช่น้ำทิ้งไว้ 24 ชั่วโมง จากนั้นแยกใบหอมออกจากสารละลายที่มีสีคราม ซึ่งสารละลายสีครามจะตกตะกอนด้านล่างแล้วนำสารละลายสีครามมา กวน เป็นเวลา 2 ชั่วโมง จนสารละลายสีครามมีสีน้ำเงินคงที่อย่างสม่ำเสมอ ซึ่งจากชุดการทดลอง J (ไม่ปรับความเป็นกรด-ด่าง) เป็นชุดการทดลองที่เหมาะสมที่สุดในการก่อกำหอม เนื่องจากให้คุณภาพสีที่หิบ และสีน้ำเงินดีที่สุด และตัวอย่างที่ให้คุณภาพที่ให้สีอินดิโกสูงสุด คือ ชุดการทดลอง J (ไม่ปรับความเป็นกรด-ด่าง) และ B (ความเป็นกรด-ด่าง 4.5) ที่ให้ค่าสารเคมีลิวโคอินดิโก เท่ากับ 88.53 และ 77.20 ไมโครมิลลิลิตร สอดคล้องกับการศึกษาของ Takengkul and Chanchay (2018) พบว่า หอมในพื้นที่บ้านแม่ถั่วให้คุณภาพสีหอมได้ดีกว่าเมื่อเทียบกับพื้นที่อื่น ๆ ในทุก ๆ จุด จากการวิเคราะห์ค่าสี  $L^*$ ,  $a^*$  และ  $b^*$  พบว่า ค่า  $a^*$  และ  $b^*$  ติดลบมาก แสดงว่าความเข้มของสีเขียวมาก และความเข้มสีฟ้ามาก ในขณะที่ค่า  $L^*$  บ่งบอกว่า เป็นสีที่มีการทะลุผ่านของแสงได้มาก พื้นที่แม่ถั่วมีค่า  $L^*$  ต่ำกว่าพื้นที่อื่น ๆ และทุก ๆ จุด

**Table 5** Comparative growth quantity of plants includes root length (cm), stem height (cm), branches number and leaf number. The value showed mean ( $\bar{x}$ )  $\pm$  standard deviation (S.D.).

Treatment	Root length		Stem height		Branches number		Leaf number	
	0	8	0	8	0	8	0	8
	Month	Month	Month	Month	Month	Month	Month	Month
<b>B (pH 4.5)</b>	15.67 <sup>c</sup> ±2.62	20.83 <sup>a</sup> ±3.57	18.17 <sup>b</sup> ±1.03	28.83 <sup>a</sup> ±3.01	1.67 <sup>c</sup> ±0.94	3.33 <sup>a</sup> ±1.25	5.67 <sup>c</sup> ±2.36	20.67 <sup>a</sup> ±1.25
<b>D (pH 5.5)</b>	16.67 <sup>b</sup> ±6.51	18.33 <sup>b</sup> ±5.44	16.67 <sup>c</sup> ±6.51	25.67 <sup>b</sup> ±5.95	3.33 <sup>a</sup> ±1.70	2.33 <sup>ab</sup> ±0.94	11.33 <sup>a</sup> ±5.25	17.67 <sup>b</sup> ±7.72
<b>E (pH 6.0)</b>	15.00 <sup>c</sup> ±2.50	16.50 <sup>c</sup> ±11.25	15.00 <sup>d</sup> ±2.50	12.33 <sup>d</sup> ±7.00	1.00 <sup>c</sup> ±0.51	1.33 <sup>ac</sup> ±1.00	5.33 <sup>c</sup> ±0.00	11.00 <sup>d</sup> ±6.50
<b>I (pH 8.0)</b>	9.67 <sup>d</sup> ±3.00	13.50 <sup>d</sup> ±6.75	12.33 <sup>c</sup> ±2.00	17.00 <sup>c</sup> ±2.50	2.00 <sup>b</sup> ±2.00	0.67 <sup>c</sup> ±0.00	6.67 <sup>b</sup> ±4.00	10.50 <sup>c</sup> ±0.50
<b>J (Not adjust pH)</b>	20.50 <sup>a</sup> ±3.12	16.25 <sup>c</sup> ±4.87	21.00 <sup>a</sup> ±0.71	26.50 <sup>a</sup> ±3.09	3.50 <sup>a</sup> ±0.47	3.00 <sup>ab</sup> ±0.94	12.00 <sup>a</sup> ±2.82	19.50 <sup>c</sup> ±5.31
<b>F-test</b>	*							
<b>P-values</b>	0.000							

**Note:** \* = mean was significant differences at  $p < 0.05$

<sup>a-c</sup> = mean values with the same letter were not significantly different at  $p < 0.05$



**Figure 2** The treatments of survivor after treatment with different pH values during 8 months after transplanting: treatment B pH 4.5, treatment D pH 5.5, treatment E 6.0, treatment I pH 8.0 and treatment J Control (not adjust pH)

**Table 6** The average of fresh coloring yields and indigo dyeing value. The value showed mean ( $\bar{x}$ )  $\pm$  standard deviation (S.D.).

Treatment	Weight (gm)		Hunter Lab			Leuco-indigo ( $\mu$ ml)
	Fresh leaf	Indigo press	L*	a*	b*	
<b>B (pH 4.5)</b>	16.67 <sup>a</sup> $\pm$ 11.55	9.21 <sup>a</sup> $\pm$ 9.22	28.34 <sup>b</sup> $\pm$ 4.70	-4.83 <sup>c</sup> $\pm$ 2.04	-3.09 <sup>b</sup> $\pm$ 0.77	77.20 <sup>a</sup> $\pm$ 7.08
<b>D (pH 5.5)</b>	11.67 <sup>c</sup> $\pm$ 7.64	4.21 <sup>b</sup> $\pm$ 3.98	39.98 <sup>d</sup> $\pm$ 3.74	-4.71 <sup>c</sup> $\pm$ 2.36	-0.12 <sup>c</sup> $\pm$ 1.12	64.23 <sup>b</sup> $\pm$ 6.93
<b>E (pH 6.0)</b>	10.00 <sup>c</sup> $\pm$ 0.00	1.96 <sup>d</sup> $\pm$ 2.77	36.80 <sup>c</sup> $\pm$ 0.00	-7.80 <sup>a</sup> $\pm$ 0.00	-0.88 <sup>c</sup> $\pm$ 0.00	52.13 <sup>c</sup> $\pm$ 0.00
<b>I (pH 8.0)</b>	5.00 <sup>d</sup> $\pm$ 0.00	3.25 <sup>b</sup> $\pm$ 3.29	28.74 <sup>b</sup> $\pm$ 13.06	-5.57 <sup>b</sup> $\pm$ 0.85	-5.57 <sup>a</sup> $\pm$ 0.77	48.44 <sup>d</sup> $\pm$ 3.91
<b>J (Not adjust pH)</b>	13.33 <sup>b</sup> $\pm$ 5.77	2.61 <sup>c</sup> $\pm$ 2.26	21.38 <sup>a</sup> $\pm$ 6.61	-3.18 <sup>d</sup> $\pm$ 0.42	-5.93 <sup>a</sup> $\pm$ 0.23	88.53 <sup>a</sup> $\pm$ 10.37
<b>F-test</b>	*					
<b>P-values</b>	0.000					

**Note:** \* = mean was significant differences at  $p < 0.05$

<sup>a-c</sup> = mean values with the same letter were not significantly different at  $p < 0.05$

### สรุป

การปรับความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้นของดินปลูกหอมเป็น 4.5 มีค่าความชื้นในดินเฉลี่ย 96.25 เปอร์เซ็นต์ ค่าแสงในโรงเรือนเฉลี่ย 101.87 Lux ให้การเติบโตของต้นหอมดีที่สุด ขณะที่ดินที่ไม่มีการปรับความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น ให้ค่าคุณภาพสีของเนื้อหอมที่ดีที่สุด เนื่องจากมีค่า L\* a\* และ b\* เหมาะสม และให้ค่าลิวโคอินดิโกสูงที่สุด เมื่อเปรียบเทียบกับชุดการทดลองอื่น ๆ อย่างไรก็ตาม ดินที่มีการปรับค่าความเป็นกรด-ด่างนับว่ายังให้คุณภาพสีหอมที่ดีอยู่ในระดับมาตรฐาน ผลการศึกษาแสดงให้เห็นว่า ความเป็นกรด-ด่างมีผลต่อการเติบโต และให้ผลผลิตของเนื้อหอมที่มากพอในการผลิตสีย้อมธรรมชาติในอุตสาหกรรมผ้าพื้นเมือง ดังนั้น การปรับค่าความเป็นกรด-ด่างของดินเริ่มต้น นับว่ามีส่วนช่วยแก้ปัญหาดินเปรี้ยวและนำมาซึ่งประโยชน์ในการพัฒนาเชิงเศรษฐกิจชุมชนด้านการอนุรักษ์การใช้สีย้อมผ้าจากหอมได้

### เอกสารอ้างอิง

- Boondum, S and P. Chulaka. 2014. Effects of pH and Electrical Conductivity Levels of Nutrient Solution on Growth and Nitrate Content of Pak Choi (*Brassica chinensis* var. *chinensis*) Grown in Nutrient Film Technique System (NFT). **Agricultural Science Journal** 45(2): 9-12. (in Thai)
- Booaree, P. 2001. **Tummachadkubviteechumchone-san.** Arts and Culture, Ubon Ratchathani Rajabhat University, Ubon Ratchathani. (in Thai)
- Chanayat, N. 2001. **Development of indigo extraction for use in natural dyes.** M.S Thesis. Chiang Mai University, Chiang Mai. (in Thai)
- Chanchay, N. 2019. **Study of environmental factors suitable for the growth of Hom (*Strobilanthes cusia*).** pp. 105. In **Hom Local Wisdom Decoding in Phrae Province.** Research report. Biodiversity-Based Economy Development Office (Public Organization), Bangkok. (in Thai)
- Everhart., E. 1994. Department of Horticulture. **IOWA State University.** Available on: <http>

- [://www.ipm.iastate.edu/ipmlhortnewsl1994/4I4-6-1994/ph.html](http://www.ipm.iastate.edu/ipmlhortnewsl1994/4I4-6-1994/ph.html). (Access: December, 27, 2020).
- Hendrick, R. L. and K.S. Pregitzer. 1996. Applications of minirhizotron to understand root function in forests and other natural ecosystems. **Plant and Soil**. 185: 293-304.
- Kanthiya, N and S. Aumtong. 2014. Effects of soils, water regimes and pH on availability of phorus fractions. **Khon Kaen Agriculture Journal** 45 (2): 314-321. (in Thai)
- Kongdee A. 2008. Preparation of pre-modern textiles pp. 1-12. *In Fabric dyeing workshop with natural dyes, natural dye enhancement technology, and textile special enhancement*. Maejo University, Chiang Mai. (in Thai)
- Pinto, E., A.A. Almeida, A.A. Aguiar, and I.M. Ferreira. 2014. Changes in macrominerals, trace elements and pigments content during lettuce (*Lactuca sativa* L.) growth: Influence of soil composition. **Food Chemistry**. 152: 603-611.
- Putiworanart. M., P. Chai-ai, V. Sangsoi, S. Charoenkid, P. Suriyapromchai, R. Konchom and W. Apai. 2014. **The Testing of Suitable Light Intensity to Growth of *Strobilanthes cusia* (Nees)**. pp. 27-35. *In Research and Development on *Strobilanthes cusia* (Nees) Kuntze Production in Phrae Province*. Department of Agriculture, Phrae province. (in Thai)
- Sadoodee. S, and N. Chiso. 2008. Assessment of the root growth of rubber trees (*Hevea brasiliensis* Muell. Arg.) using minirhizotron technique. **King Mongkut's Agricultural Journal** 26: 50-60. (in Thai)
- Siomos, A.S., G. Beis, P.P. Papadopoulou, P. Nasi, I. Kaberidou, and N. Barbayiannis. 2001. Quality and composition of lettuce (cv. 'Plenty') grown in soil and soilless culture. *Proceeding International of Symposium on Growing Media and Hydroponics* Eds., Maloupa and Gerasopoulos, **Acta Horticulture**. 548: 445-449.
- Somseang, S. 2007. **Comparison of colour change of Lychee (*Lichi chinensis* Sonn. (cv. Guang Jao)) preserved by ultra high pressure and heat treatments**. M.S. Thesis. Chiang Mai University, Chiang Mai. (in Thai)
- Takengkul, P and N. Chanchay. 2018. **Some environmental factors on the production quality of the hom**. B.S Thesis. department of Science in Biotechnology. Maejo University Phrae Campus, Phrae. (in Thai)
- Tennant, D. 1975. A test of a modified line intersect method of estimating root length. **Journal of Ecology**. 63: 995-1001.
- Vanprasert S. 2009. **Optimum Condition for Dyeing Silk with Natural Indigo**. M.S. thesis. Kasetsart University, Bangkok. (in Thai)
- Wiriyaa-Alongkorn W., T. Pankasemsuk, S. Ongprasert and W. Spreer. 2012. Effect of Different Irrigation Treatment on Longan Root Growth Under Split Root Method in Plastic House. pp. 1122-1133. *In Proceedings of the 9th National Kasetsart University Kampaeng Saen Conference*. 4-7 December, 2012. Kasetsart University, Bangkok. (in Thai)
- Zeng, F., C. Song, H. Guo, B. Liu, W. Luo, D. Gui, S. Arndt, and D. Guo. 2013. Responses of root growth of *Alhagi sparsifolia* Shap. (Fabaceae) to different simulated groundwater depths in the southern fringe of the Taklimakan Desert, China. **Journal of Arid environments Land**. 5: 220-232.