เส้นตอบสนองต่อแสงของกะเพราภายใต้ความเข้มข้นของคาร์บอนไดออกไซด์หลายระดับ

Photosynthetic Light-Response Curve of Holy Basil (*Ocimum tenuiflorum* L.) under Different Levels of CO₂ Concentrations

วสันต์ ปานนิ่ม^{1,2} วินัย อุดขาว^{1,2*} อนุชา วงศ์ปราณีกุล³ รสริน มังกะโรทัย^{1,2} วันณิสา พูลเดช³ จุฑามณี เวียงวีระชาติ⁴ และสรวิศ สิทธิธรรม⁴

Wason Pannim^{1,2}, Winai Utkhao^{1,2*}, Anucha Wongpraneekul³, Rossarin Mongkarothai^{1,2}, Wannisa Pooldesh³, Jutamanee Wiangwirachat⁴ and Sorawit Sittitham⁴

> Received: October 19, 2023 Revised: December 6, 2023 Accepted: December 12, 2023

Abstract: Light intensity and atmospheric CO₂ concentration (C_a) play important roles in plant photosynthesis. The objectives of this research were to determine the light and CO₂ requirements for maximal photosynthesis and to investigate the effect of elevated C_a on photosynthesis process in holy basil (*Ocimum tenuiflorum* L. 'OC059'). We examined the response of photosynthetic rate under the different levels of light intensity from 0–2500 µmolPPF m⁻² s⁻¹ and C_a from 400–1600 µmolCO₂ mol⁻¹. The result indicated that the maximum gross photosynthetic rate (A_{max}) of holy basil was 35.0 µmolCO₂ m⁻² s⁻¹ at ambient C_a (400 µmolCO₂ mol⁻¹). The light saturation point (I_s) where the net photosynthetic rate (A) reached its maximum was 918.1 µmolPPF m⁻² s⁻¹ and the light compensation point (I_s) was 64.6 µmolPPF m⁻² s⁻¹. Increasing C_a induced stomatal closure in holy basil, the stomatal conductance (g_s) decreased markedly with elevating the level of C_a. The A_{max} and Is increased with increasing C_a, whereas the quantum efficiency (**x**) and dark respiration rate (R_d) decreased. The optimal level of C_a for enhancing maximal photosynthesis in holy basil was 1000 µmolCO₂ mol⁻¹.

Keywords: Holy basil, photosynthesis, light response curve, elevated CO₂ concentration

¹ ศูนย์เทคโนโลยีชีวภาพเกษตร มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ วิทยาเขตกำแพงแสน จ.นครปฐม 73140

¹Center for Agricultural Biotechnology, Kasetsart University, Kamphaeng Saen Campus, Nakhon Pathom, 73140, Thailand ² ศูนย์ความเป็นเลิศด้านเทคโนโลยีชีวภาพเกษตร สำนักงานปลัดกระทรวงการอุดมศึกษา วิทยาศาสตร์ วิจัยและนวัตกรรม กรุงเทพฯ 10900

² Center of Excellence on Agricultural Biotechnology: (AG-BIO/MHESI), Bangkok 10900, Thailand

³ ศูนย์วิจัยและพัฒนาพืชผักเขตร้อน ภาควิชาพืชสวน คณะเกษตร กำแพงแสน มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ วิทยาเขตกำแพงแสน นครปฐม 73140

³ Tropical Vegetable Research Center, Department of Horticulture, Faculty of Agriculture at Kamphaeng Saen, Kasetsart University, Kamphaeng Saen Campus, Nakhon Pathom, 73140, Thailand

⁴ สาขาวิชาเทคโนโลยีชีวภาพทางการเกษตร คณะเกษตร กำแพงแสน มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ นครปฐม 73140

⁴ Program in Agricultural Biotechnology, Faculty of Agriculture at Kamphaeng Saen, Kasetsart University, Kamphaeng Saen Campus, Nakhon Pathom, 73140, Thailand

^{*}Corresponding author: winai.ut@ku.th

บทคัดย่อ: ระดับความเข้มแสงและความเข้มข้นของคาร์บอนไดออกไซด์ในอากาศ (C₁) มีบทบาทสำคัญ ต่อกระบวนการสังเคราะห์แสงของพืช งานวิจัยนี้มีวัตถุประสงค์เพื่อประเมินระดับความต้องการแสงและ คาร์บอนไดออกไซด์ที่ทำให้ใบกะเพรามีอัตราสังเคราะห์แสงสูงสุด และศึกษาอิทธิพลของระดับ C₁ ที่เพิ่มขึ้นต่อ กระบวนการสังเคราะห์แสง โดยใช้กะเพราพันธุ์ OC059 เป็นพืชทดลอง ศึกษากระบวนการสังเคราะห์แสงภายใต้ ความเข้มแสงหลายระดับในช่วง 0–2500 µmolPPF m⁻² s⁻¹ และความเข้มข้นของ C₁ หลายระดับในช่วง 400–1600 µmolCO₂ mol⁻¹ ผลการศึกษาพบว่า ที่ระดับ C₁ ของอากาศปกติที่ 400 µmolCO₂ mol⁻¹ ใบกะเพรามีอัตราสังเคราะห์ แสงสูงสุด (A₁₁₂) เท่ากับ 35.0 µmolCO₂ m⁻² s⁻¹ มีค่าความเข้มแสงอิ่มตัว (Is) ซึ่งเป็นระดับความเข้มแสงที่ทำให้ อัตราสังเคราะห์แสงสุทธิ (A) เพิ่มขึ้นสูงสุด เท่ากับ 918.1 µmolPPF m⁻² s⁻¹ และมีค่าจุดชดเชยแสง (I) เท่ากับ 64.6 µmolPPF m⁻² s⁻¹ การเพิ่มขึ้นของระดับ C₁ ซักนำให้ปากใบของกะเพราปิดแคบลงมากขึ้น โดยค่านำไหล ปากใบ (g₁) ลดลงตามระดับ C₁ ที่เพิ่มสูงขึ้น ทั้งค่า A₁₁₄ และ I₁ มีค่าเพิ่มขึ้น ในขณะที่ค่าประสิทธิภาพการใช้แสง (*∞*) และอัตราหายใจในความมืด (Rd) มีระดับลดลง เมื่อค่า C₁ เพิ่มขึ้น โดยระดับ C₁ ที่เหมาะสมต่อการซักนำให้ กะเพรามีอัตราสังเคราะห์แสงสูงสุด คือ 1000 µmolCO₂ mol⁻¹

้**คำสำคัญ**: กะเพรา, การสังเคราะห์แสง, เส้นตอบสนองต่อแสง, ความเข้มข้นของคาร์บอนไดออกไซด์ที่เพิ่มขึ้น

คำนำ

กะเพรา (Ocimum tenuiflorum L.) เป็นพืช ผักที่มีความต้องการบริโภคสูง และใช้ในอุตสาหกรรม อาหาร เช่น อาหารสำเร็จรูปพร้อมรับประทาน อาหารแปรรูป และอาหารแช่แข็งเป็นอย่างมาก (Imaizumi et al., 2021; Raksakantong et al., 2011) แม้ว่าในปัจจุบันมีการปลูกกะเพราเชิงการค้ากันอย่าง แพร่หลาย แต่ข้อมูลและรูปแบบการจัดการปัจจัย การผลิตของกะเพรา เพื่อยกระดับกำลังผลิตให้เต็ม ศักยภาพของพืชยังมีอยู่อย่างจำกัด โดยเฉพาะข้อมูล ความต้องการสภาพอากาศ (climatic requirements) เพื่อใช้ในการจัดการให้เอื้อต่อการเจริญเติบโตและการ สร้างผลผลิตของกะเพรายังมีการศึกษากันไม่มากนัก โดยปัจจัยสภาพอากาศที่สำคัญ คือ แสง และก๊าซ คาร์บอนไดออกไซด์ (CO) ซึ่งเป็นปัจจัยหลักสำหรับ ใช้ในกระบวนการสังเคราะห์แสงของพืชเพื่อการเติบโต การสร้างมวลชีวภาพ และการสร้างผลผลิต (Gestel et al., 2005; Simkin et al., 2015) วัตถุประสงค์ของ งานวิจัยนี้ ต้องการศึกษาอิทธิพลของความเข้มแสง และระดับของ CO, ในอากาศ ต่ออัตราการสังเคราะห์ แสงของใบกะเพรา โดยใช้กะเพราพันธุ์ OC059 เป็น พืชทดลอง ซึ่งมีลักษณะใบใหญ่ มีกลิ่นหอม และให้ ้ผลผลิตสูง อีกทั้งยังมีการส่งเสริมให้ปลูกเพื่อบริโภค

และผลิตเชิงการค้าโดยศูนย์วิจัยและพัฒนาพืชผักเขต ร้อน มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์วิทยาเขตกำแพงแสน (Wongpraneekul *et al.*, 2022) โดยข้อมูลที่ได้จาก การทดลองในครั้งนี้สามารถใช้เป็นข้อมูลพื้นฐานใน การพัฒนารูปแบบและเทคนิคเซิงปฏิบัติการในการ จัดการแสงและระดับ CO₂ ให้ตรงตามความต้องการ ของกะเพรา เพื่อเพิ่มศักยภาพในการสังเคราะห์แสง และยกระดับผลผลิตพืช นอกจากนี้ยังสร้างความ เข้าใจกลไกการตอบสนองของต้นกะเพราภายใต้ ระดับ CO₂ ในอากาศที่เพิ่มสูงขึ้นจากผลกระทบของ การเปลี่ยนแปลงสภาพอากาศของโลก (climate change) อีกด้วย

อุปกรณ์และวิธีการ การเตรียมต้นพืชทดลอง

ในการศึกษาครั้งนี้ได้ปลูกต้นกะเพรา พันธุ์ OC059 ในโรงเรือนมุ้งตาข่าย ตั้งอยู่ที่ศูนย์วิจัย และพัฒนาพืชผักเขตร้อน คณะเกษตร กำแพงแสน มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ วิทยาเขตกำแพงแสน จังหวัดนครปฐม โดยเพาะเมล็ดในวัสดุปลูกพีทมอส จนกระทั่งต้นกล้ามีอายุ 30 วัน จึงย้ายปลูกในวัสดุ ปลูกที่ประกอบด้วยทราย ขุยมะพร้าว และขี้เถ้าแกลบ อัตราส่วน 1:1:1 โดยปริมาตร ในกระถางขนาดเส้น ผ่านศูนย์กลาง 12 นิ้ว ให้น้ำพร้อมกับปุ๋ย (fertigation)

้ผ่านทางระบบน้ำหยด ประกอบด้วย ป๋ยผสมสตร 15-5-20 ปริมาณ 0.03 กรัมต่อต้นต่อวัน แมกนีเซียม ซัลเฟตเฮปตะไฮเดรต (MgSO4•7H2O) ปริมาณ 0.04 กรัมต่อต้นต่อวัน แคลเซียมคลอไรด์ (CaCl_) ปริมาณ 0.07 กรัมต่อต้นต่อวัน และจุลธาตุรวม UNILATE FC ปริมาณ 0.01 กรัมต่อต้นต่อวัน ให้ น้ำแก่ต้นพืชวันละ 600 มิลลิลิตรต่อต้นต่อวัน ติดตั้ง สถานีอากาศ (WatchDog Mini-Weather Stations รุ่น 2475, Spectrum Technologies Inc., USA) ที่ระดับ สูงจากพื้น 2 เมตร เพื่อเก็บข้อมูลสภาพอากาศภายใน โรงเรือนตลอดเวลาที่ทำการทดลอง ตั้งแต่เดือน มิถุนายนถึงสิงหาคม 2566 โดยความเข้มแสงในช่วง กลางวัน (6–18 น.) ภายในโรงเรือนมีค่าเฉลี่ย 440.0 µmolPPF m⁻² s⁻¹ อุณหภูมิอากาศเฉลี่ยในช่วงกลางวัน 32 องศาเซลเซียส ความชื้นสัมพัทธ์ของอากาศช่วง กลางวัน เฉลี่ย 68% และกลางคืน เฉลี่ย 84%

เส้นตอบสนองต่อแสง

น้ำต้นกะเพราที่มีอายุต้น 57 วัน ซึ่งอยู่ใน ระยะการเจริญเติบโตทางลำต้น (vegetative stage) มาทำการประเมินกระบวนการสังเคราะห์แสงของใบ กะเพราโดยวัดเส้นตอบสนองต่อแสง (photosynthetic light-response curve) ที่ระดับความเข้มข้นของ CO ในอากาศ 6 ระดับ วัดใบกะเพราในลำดับที่ 3 นับจาก ปลายยอด ซึ่งมีค่าดัชนีความเขียว (SPAD index) อย่ ในช่วง 40–45 ในช่วงเวลา 8–12 น. วัดใบด้วยเครื่อง วัดอัตราแลกเปลี่ยนแก๊สระบบเปิด (LI-6800. Licor Inc., USA) ใช้หัววัดแบบ multiphase flash fluorometer chamber (6800-01A) ตั้งให้อุณหภูมิภายใน หัววัดคงที่ที่ 28 องศาเซลเซียส ความชื้นสัมพัทธ์ อยู่ในช่วง 65–70% อัตราเร็วของอากาศที่ไหลผ่าน ใบ 400 µmol s⁻¹ ขั้นตอนการวัด เริ่มที่ความเข้มข้น ของ $\rm CO_2$ ในอากาศ (air $\rm CO_2$ concentration, $\rm C_2$) ที่ระดับห^{ู้}นึ่ง วัดอัตราแลกเปลี้ยนแก๊สภายใต้ระดับ ความเข้มแสง (photosynthetic photon flux, PPF) ที่ปรับลดลงเป็นขั้นทั้งหมด 14 ระดับ ตั้งแต่ 2500 จนถึง 0 µmolPPF m⁻² s⁻¹ หลังจากวัดเส้นตอบสนอง

ต่อแสงหนึ่งเส้นแล้ว จึงปรับเปลี่ยน C_{_} เพิ่มขึ้นอีกที ละระดับ รวมทั้งหมด 6 ระดับ คือ 400, 600, 800, 1000, 1200 และ 1600 µmolCO, mol⁻¹ เครื่องมือ ให้ค่าอัตราสังเคราะห์แสงสุทธิ (net photosynthetic rate, A) อัตราคายน้ำ (transpiration rate, E) และค่า นำไหลปากใบ (g) คำนวณค่าประสิทธิภาพการใช้น้ำ (water use efficiency, WUE = A/E) นอกจากนี้ เครื่องมือยังวัดพารามิเตอร์ที่ใช้ประเมินประสิทธิภาพ การใช้แสงของระบบแสงสอง (Photosystem II, PSII) จากค่าปริมาณรังสีฟลูออเรสเซนต์ในขณะที่ใบได้รับ แสงขณะนั้น (steady-state fluorescence, F) และ ปริมาณรังสีฟลูออเรสเซนต์สูงสุดในขณะที่ใบได้รับ ความเข้มแสงสูงมาก (maximum fluorescence, F _') คำนวณค่าประสิทธิภาพการใช้แสงของ PSII ในขณะ ที่ใบได้รับแสง (light-adapted quantum efficiency of PSII, $oldsymbol{\varphi}_{_{PSII}}$) ได้ว่า $oldsymbol{\varphi}_{_{PSII}}$ = (F 'Fs)/F ' และคำนวณ อัตราเคลื่อนย้ายอิเล็กตรอน (electron transport rate, ETR) ได้ว่า ETR = $\phi_{\text{PSII}} \times f \times I \times \alpha_{\text{leaf}}$ เมื่อ f คือ สัดส่วนของแสงที่ถูกดูดกลื่นโดย PSII เทียบกับ PSI (สำหรับพืช Cุ มีค่า 0.5) I คือความเข้มแสงใน ช่วงคลื่นสำหรับการ[ั]สังเคราะห์แสง (PPF) และ $lpha_{_{ ext{leaf}}}$ ้คือ สัมประสิทธิ์การดูดกลื่นแสงของใบมีค่า 0.85 (Schreiber *et al.*, 1998) ค่าที่ได้ใช้คำนวณสัดส่วน ของอัตราเคลื่อนย้ายอิเล็กตรอนต่ออัตราสังเคราะห์ สุทธิ (ETR/A) เพื่อการเปรียบเทียบ คำนวณค่านำไหล ปากใบสูงสุด (g max) และอัตราคายน้ำสูงสุด (E) โดยเฉลี่ยค่า g ้และ E ที่ระดับความเข้มแสง PPF สูงกว่า 1200 µmolPPF m⁻² s⁻¹ ตามวิธีการของวินัย และคณะ (2559)

การประเมินค่าพารามิเตอร์ของเส้นตอบสนอง ต่อแสง

ความสัมพันธ์ระหว่างอัตราสังเคราะห์ แสงสุทธิกับความเข้มแสง อยู่ในรูปของสมการ non-rectangular hyperbola (Thornley and Johnson, 1990) ดังนี้

$$A = \frac{\alpha I + A_{max} - \sqrt{(\alpha I + A_{max})^2 - 4\theta \alpha I A_{max}}}{2\theta} - R_{a}$$

เมื่อ ∞ คือ ประสิทธิภาพการใช้แสง (quantum efficiency) เป็นค่าความชันในช่วง ความเข้มแสงต่ำ (0–100 µmolPPF m⁻² s⁻¹) θ คือ ค่าควบคุมความโค้งของเส้นกราฟ (curvature factor) R คืออัตราหายใจในที่มืด (dark respiration rate) A คืออัตราสังเคราะห์แสงสุทธิ (net photosynthetic rate) และ A_{max} คือ อัตราสังเคราะห์แสงสูงสุด (maximum gross photosynthetic rate) คำนวณ พารามิเตอร์ต่างๆ ของสมการเส้นตอบสนองต่อแสง ข้างต้นด้วยวิธี non-linear regression โดยใช้ solver ของโปรแกรม Microsoft Excel คำนวณค่าความเข้ม แสงอิ่มตัว (light saturation point, I) โดยกำหนดเป็น ค่าความเข้มแสง เมื่อ A = 0.85A_{max} และจุดชดเชย แสง (light compensation point, I) โดยกำหนดเป็น ค่าความเข้มแสงเมื่อ A = 0

การวิเคราะห์ข้อมูลทางสถิติ

วิเคราะห์ข้อมูลด้วยโปรแกรมสำเร็จรูป IBM SPSS Statistics 26 วิเคราะห์อิทธิพลของระดับ C ด้วยวิธี one-way analysis of variance (ANOVA) โดยทดสอบระดับนัยสำคัญทางสถิติที่ p < 0.05 และ เปรียบเทียบค่าเฉลี่ย ด้วยวิธี Duncan's New Multiple Range Test

ผลการทดลองและวิจารณ์

เส้นตอบสนองต่อแสง

ความสัมพันธ์ระหว่างค่าอัตราสังเคราะห์ แสงสุทธิ (A) กับค่าความเข้มแสง (PPF) หรือ เส้นตอบสนองต่อแสงของใบกะเพรา ภายใต้ระดับ ความเข้มข้นของ CO₂ ในอากาศ (C₁) ที่แตกต่างกัน ตั้งแต่ 400–1600 µmolCO₂ mol⁻¹ แสดงลักษณะ คล้ายกันแต่มีระดับค่าที่ต่างกัน (Figure 1a) โดย ค่า A เพิ่มขึ้นอย่างรวดเร็วตาม PPF ที่เพิ่มขึ้นในช่วง แรกตั้งแต่ระดับ 0–1000 µmolCO₂ mol⁻¹ แล้วเริ่ม เพิ่มขึ้นอย่างช้าลง ค่า A มีระดับลู่เข้าสู่ค่าสูงคงที่เมื่อ ความเข้มแสงถึงจุดอิ่มตัวแสง (I₂) (Figure 1a) ซึ่ง เป็นช่วงที่ค่า A ถูกควบคุมด้วยความเข้มข้นของ CO₂ (Lang *et al.*, 2013) โดยค่า A เพิ่มขึ้นตามระดับ C₂ ที่เพิ่มสูงขึ้นในช่วง 400–1000 µmolCO₂ mol⁻¹ และ มีค่าคงที่ในช่วง 1000–1200 µmolCO₂ mol⁻¹ และมี ค่าลดลงอย่างมีนัยสำคัญเมื่อระดับ C เท่ากับ 1600 µmolCO₂ mol⁻¹ (Figure 1a) เมื่อเปรียบเทียบค่า A ของใบกะเพราภายใต้ความเข้มแสง 2500 µmolPPF m⁻² s⁻¹ พบว่า ค่า A2500 สูงสุดเกิดขึ้นที่ระดับ Ca 1000 µmolCO₂ mol⁻¹ มีค่า 47.3 µmolCO₂ m⁻² s⁻¹ และค่า A2500 ต่ำสุดเกิดขณะที่ C อยู่ในระดับอากาศ ปกติที่ 400 µmolCO₂ mol⁻¹ มีค่า 29.5 µmolCO₂ mol⁻¹ (Table 1) แสดงให้เห็นว่า ค่า A ของใบกะเพรา สามารถเพิ่มขึ้นเมื่อได้รับ CO₂ เพิ่มขึ้นในสภาพที่มี ความเข้มแสงเพียงพอ

เมื่อพิจารณาการเปลี่ยนแปลงของค่านำ ใหลปากใบ (g ุ) กับค่า PPF ที่ระดับ C ุของอากาศ ปกติ (400 μ molCO₂ mol⁻¹) พบว่าค่า g เพิ่มขึ้น ตาม PPF ตั้งแต่ระดับ 0–400 µmolPPF m⁻² s⁻¹ และ ้ลู่เข้าสู่ค่าสูงสุดคงที่เมื่อระดับ PPF สูงกว่าระดับนี้ (Figure 1b) โดยที่ระดับ C ุ 400 µmolCO ุ mol⁻¹ นี้ ใบกะเพรามีค่านำไหลปากใบสูงสุด (g ุ "", 782.8 mmolH_O m-2 s-1 และมีค่าอัตราคาย น้ำสูงสุด (E____) อยู่ที่ 10.3 mmolH_O m⁻² s⁻¹ (Table 1) แต่เมื่อระดับ C สูงขึ้นจากระดับอากาศ ปกติตั้งแต่ 600–1600 µmolCO ูmol⁻¹ พบว่ารูปแบบ การเปลี่ยนแปลงของค่า g_ และ PPF มีลักษณะที่ ต่างออกไป โดยค่า g เพิ่มขึ้นตามระดับ PPF ในช่วง 0–400 µmolPPF m⁻² s⁻¹ และโค้งเข้าหาระดับ สูงสุดคงที่ในช่วง PPF ที่ 600–1200 $\mu molCO_{2} mol^{-1}$ และ g มีค่าลดลงเมื่อระดับความเข้มแสงสู[้]งกว่า 1200 µmolPPF m⁻² s⁻¹ (Figure 1b) โดย g มีค่า ลดลงเมื่อระดับ C เพิ่มสูงขึ้นจากระดับอากาศปกติ ซึ่งส่งผลให้อัตราค[้]ายน้ำ (E) ของใบกะเพราลดลง ตามไปด้วย (Figure 1c) โดยการเพิ่มขึ้นของ CO จากระดับอากาศปกติสู่ระดับ 600, 800, 1000, 1200 และ 1600 μ molCO₂ mol⁻¹ ส่งผลให้ค่า g_{s max} ลดลง 40.9, 51.6, 54.2, 61.0 และ 70.4% ตามลำดับและ ค่า E_{max} ลดลง 35.7, 39.3, 46.3, 51.8 และ 63.8% ตามล้ำดับ เมื่อเทียบกับค่าที่ระดับ C ู ปกติ (Table 1)

การเพิ่มขึ้นของค่า A และการลดลงของ ค่า E ภายใต้ระดับ C เพิ่มขึ้น ส่งผลโดยตรงให้ ค่าประสิทธิภาพการใช้น้ำ (WUE) ของใบกะเพรา เพิ่มสูงขึ้นตามไปด้วย (Figure 1d) สอดคล้องกับ การศึกษาอิทธิพลของระดับ C ต่ออัตราแลกเปลี่ยน แก๊สของพืช C3 หลายชนิด ได้แก่ ข้าวบาร์เลย์ (Pérez-López et al., 2009) ทานตะวัน (Vanaja et al., 2011) มะเขือเทศ (Mamatha et al., 2014) และแตงกวา (Li et al., 2022) ที่พบว่า การเพิ่มขึ้น ของระดับ C ของอากาศที่ต้นพืชสัมผัสจากระดับ ปกติ (400 µmolCO₂mol⁻¹) ส่งผลให้อัตราสังเคราะห์ แสงของใบเพิ่มขึ้น แต่ชักนำให้ปากใบปิดแคบลง และมีอัตราคายน้ำของใบลดลง และส่งผลต่อเนื่องให้ ใบพืชมีค่าประสิทธิภาพการใช้น้ำเพิ่มสูงขึ้น (Barton *et al.*, 2012; Dong *et al.* 2018)



Figure 1 Light response curves of a. net photosynthetic rate (A), b. stomatal conductance (g_s), c. transpiration rate (E) and d. water use efficiency (WUE) of holy basil 'OC059' under six levels of CO₂ concentrations. Values are means ± SE (n = 3).

Table 1 Parameters of light response measurement of holy basil 'OC059' under six levels of CO₂ concentrations (C_a). Net photosynthetic rate at PPF 2500 μ mol m⁻² s⁻¹(A₂₅₀₀), maximum stomatal conductance (g_{s max}), and maximum transpiration rate (E_{max}).

Parameters	C _a , μmolCO ₂ mol ⁻¹							
	400	600	800	1000	1200	1600	• p-value	
$A_{2500}^{}$, µmolCO $_{2}^{}$ m ⁻² s ⁻¹	29.5 ± 1.8 ^b	37.5 ± 3.1ª ^b	45.7 ± 3.6ª	47.3 ± 5.9 ^ª	45.7 ± 5.4ª	38.2 ± 3.1 ^{ab}	**	
$g_{s max}$, mmolH ₂ O m ⁻² s ⁻¹	782.8 ± 99.8ª	462.3 ± 15.6 [⊳]	378.8 ± 21.5⁵	358.9 ± 50.3 ^b	305.4 ± 73.4 [⊾]	231.5 ± 82.6 ^b	**	
E_{max} , mmol H_2 O m ⁻² s ⁻¹	10.3 ± 1.7ª	6.6 ± 0.4 ^b	6.3 ± 0.5 ^b	5.5 ± 1.1 ^b	5.0 ± 0.7 ^b	3.7 ± 1.0 ^b	**	

Values are means \pm SE (n = 3). Means within a row followed by the different letters are significantly different (Duncan's New Multiple Range test, p < 0.05). **, statistically significant difference at p < 0.05;

วิทยาศาสตร์เกษตรและการจัดการ 8 (1) : 95-104 (2568)

ประสิทธิภาพการใช้แสงของระบบแสงสอง

ประสิทธิภาพการใช้แสงของระบบแสงสอง ($\phi_{\rm PSII}$) ของแต่ละเส้นตอบสนองต่อแสงมีค่าลดลง เมื่อระดับ PPF เพิ่มสูงขึ้น (Figure 2a) แสดงว่าระดับ PPF ที่สูงขึ้นนั้นทำให้สัดส่วนของปริมาณโฟตอนแสง ที่นำไปใช้ในปฏิกิริยาจากแสง (photochemical reaction) ต่อปริมาณโฟตอนแสงทั้งหมดที่ใบพืช ดูดรับไว้ในขณะที่ใบได้รับแสงลดต่ำลง โดย $\phi_{\rm PSII}$ มีค่าลดลงตามระดับ C ที่เพิ่มขึ้น (Figure 2a) ในขณะที่ความสัมพันธ์ระหว่างอัตราเคลื่อนย้าย อิเล็กตรอน (ETR) กับค่า PPF มีลักษณะคล้าย กันกับความสัมพันธ์ระหว่างค่า A และ PPF (Figure 1a และ 2b) นอกจากนี้ยังพบว่าสัดส่วน ของอัตราเคลื่อนย้ายอิเล็กตรอนต่ออัตราสังเคราะห์ แสงสุทธิ (ETR/A) มีค่าลดลงเมื่อระดับ C เพิ่มสูงขึ้น (Figure 2c) สะท้อนว่าพลังงานแสงที่ใบดูดซับไว้ อาจถูกนำไปใช้ในกระบวนการอื่นที่ไม่เกี่ยวข้องกับ กระบวนการสังเคราะห์แสง เช่น กระบวนการหายใจ เซิงแสง (photorespiration) ลดลง (Biehler and Fock, 1996) ซึ่งเมื่อสัดส่วนของ CO₂ ต่อ O₂ ใน อากาศเพิ่มขึ้น จะส่งผลให้กระบวนการ คาร์บอกซิเลซันของเอนไซม์ Rubisco สามารถเกิด ได้รวดเร็วขึ้น ในขณะที่กระบวนการชายใจเชิงแสง ของพืช C3 เกิดลดลงหรือช้าลงตามไปด้วย (Bowes, 1993)



Figure 2 Light response curves of a. quantum efficiency of PSII (ϕ_{PSII}), b. electron transport rate (ETR) and c. ratio of apparent electron transport rate to net photosynthetic rate (ETR/A) of holy basil 'OC059' under six levels of CO₂ concentrations. Values are means ± SE (n = 3).

พารามิเตอร์ของเส้นตอบสนองต่อแสง

พารามิเตอร์ที่ได้จากการเข้ารูปสมการ เส้นตอบสนองต่อแสง แสดงใน (Table 2) พบว่า ใบกะเพราที่ระดับ C₁ ปกติ (400 µmolCO₂ mol⁻¹) มีค่าประสิทธิภาพการใช้แสง (∝) เท่ากับ 0.056 ซึ่งใกล้เคียงกับค่า ∝ ของพืช C3 โดยทั่วไปที่มีค่า 0.05 (Taiz and Zeiger, 2006) มีค่าอัตราสังเคราะห์แสง สูงสุด (A) เท่ากับ 35.0 µmolCO m⁻² s⁻¹ มีค่าความ เข้มแสงอิมตัว (I) ซึ่งเป็นระดับความเข้มแสงที่ทำให้ อัตราสังเคราะห์แสงสุทธิขึ้นสูงสุด อยู่ที่ระดับ 918.1 µmolPPF m⁻² s⁻¹ และมีค่าจุดชดเชยแสง (I) ซึ่งเป็น ระดับความเข้มแสงที่ทำให้อัตราสังเคราะห์แลงเท่ากับ อัตราหายใจ อยู่ที่ 64.6 µmolPPF m⁻² s⁻¹ (Table 2) ซึ่ง ค่าพารามิเตอร์ของเส้นตอบสนองต่อแสงของกะเพรา ที่ประเมินได้สูงกว่าค่าที่วัดได้จากการศึกษาเส้นตอบ สนองต่อแสงของพืชในสกุลเดียวกัน เช่น โหระพา (*Ocimum basilicum* L.) ที่มีค่า A_{max} อยู่ในช่วง 24.9–28.1 μ moICO₂ m⁻² s⁻¹ ค่า I อยู่ในช่วง 419.8–545.3 μ moIPPF m⁻² s⁻¹ และค่า I อยู่ในช่วง 26.5–26.8 μ moIPPF m⁻² s⁻¹ (Park *et al.*, 2016)

ประสิทธิภาพการสังเคราะห์แสงของ ใบกะเพราสามารถยกระดับให้สูงขึ้นได้เมื่อเพิ่ม ระดับ C₁ ในอากาศ โดยระดับของ CO₂ ที่เพิ่มขึ้น จากระดับอากาศปกติที่ 400 µmolCO₂ mol⁻¹ เป็น ระดับ 600, 800, 1000, 1200 และ 1600 µmolCO₂ mol⁻¹ ทำให้ค่า A_{max} เพิ่มขึ้น 26.8, 57.6, 62.9, 49.7 และ 35.8% ตามลำดับ เมื่อเทียบกับค่าที่ ระดับ C₁ ปกติ (Table 2) จากผลการทดลองแสดง ให้เห็นว่า การเพิ่มระดับ C₁ ที่ 1000 µmolCO₂ mol⁻¹ จะส่งผลให้ใบกะเพรามีอัตราสังเคราะห์แสงสูงสุด ซึ่งการเพิ่ม C₁ ที่ระดับสูงกว่านี้จะไม่คุ้มทุนต่อการ เพิ่มประสิทธิการสังเคราะห์แสงของกะเพรา ซึ่งเป็น ผลมาจากกลไกการปิดแคบลงมากของปากใบภาย ใต้ระดับ C₂ ที่สูงขึ้นมาก (Figure 1a และ Table 1) ทำให้กระบวนการคาร์บอกซิเลชันถูกจำกัดด้วยอัตรา การแพร่เข้าของ CO₂ (Sharkey *et al.*, 2007; Pan *et al.*, 2020)

เมื่อพิจารณาความสัมพันธ์ของพารามิเตอร์ ของเส้นตอบสนองต่อแสงกับค่า C พบว่า การเพิ่มขึ้น ของค่า C ไม่มีผลต่อค่าควบคุมความโค้ง (θ) ของ เส้นตอบสนองต่อแสงและค่า I ของใบกะเพรา (Table 2) โดยการเพิ่มขึ้นของระดับ C ทำให้ค่า θ และค่าอัตราหายใจในที่มืด (R) ลดลงอย่างมีนัย สำคัญ ในขณะที่ค่า I มีค่าเพิ่มสูงขึ้นอย่างมีนัยสำคัญ ตามการเพิ่มขึ้นของค่า C (Table 2) ซึ่งการลดลงของ ค่า R และการเพิ่มขึ้นของค่า I ภายใต้การเพิ่มขึ้นของ ระดับ CO ของอากาศ ยังพบในพืชอื่นหลายชนิด เช่น ฝ้าย (Zhao *et al.*, 2004), ถั่วปากอ้า (Avola *et al.*, 2008), ผักโขม (ศรีสังวาลย์ และสุนทรี, 2559) และผักกาดหอม (Song *et al.*, 2022)

Table 2 Summary of parameters of light response curves of holy basil 'OC059' under six levels of CO₂ concentrations (C_a). Maximum gross photosynthetic rate (A_{max}), quantum efficiency (∞), curvature factor (θ), dark respiration rate (R_d), light saturation point (I_a), and light compensation point (I_a).

Parameters	C _a , µmolCO ₂ mol ⁻¹						
	400	600	800	1000	1200	1600	p-value
A _{max} , μmolCO ₂ m ⁻² s ⁻¹	35.0 ± 2.2b	44.5 ± 3.2 ^{ab}	55.2 ± 3.8ª	57.1 ± 7.0ª	52.5 ± 3.1ª	47.6 ± 5.1 ^{ab}	**
∞ , molCO ₂ mol ⁻¹ PPF	0.056 ± 0.001 ^{ab}	0.061 ± 0.003ª	0.060 ± 0.005 ^a	0.052 ± 0.005ªb	0.044 ± 0.006 ^{bc}	0.037 ± 0.003°	**
θ	0.82 ± 0.08	0.80 ± 0.06	0.78 ± 0.06	0.81 ± 0.02	0.84 ± 0.09	0.80 ± 0.07	ns
$R_{d}^{}$, µmolCO ₂ m ⁻² s ⁻¹	3.51 ± 0.51ªb	3.42 ± 0.51 ^{ab}	3.58 ± 0.42 ^ª	3.22 ± 0.22 ^{abc}	2.30 ± 0.27 ^{bc}	2.08 ± 0.14 [°]	**
Ι _s , μmolPPF m ⁻² s ⁻¹	918.1 ± 126.2°	1052.5 ± 55.9 [∞]	1254.6 ± 78.6 ^{abc}	1348.5 ± 117.9 ^{ªb}	1382.1 ± 91.2ªb	1450.1 ± 165.7ª	**
I _c , µmoIPPF m ⁻² s ⁻¹	64.6 ± 9.5	57.3 ± 7.0	60.4 ± 2.6	62.8 ± 2.0	53.6 ± 2.4	57.7 ± 8.1	ns

Values are means ± SE (n = 3). Means within a row followed by the different letters are significantly different (Duncan's New Multiple Range test, p < 0.05). **, statistically significant difference at p < 0.05; ns = non-significant difference at p < 0.05.

สรุป

การตอบสนองของกระบวนการสังเคราะห์ แสงของกะเพรา ภายใต้ PPF หลายระดับในช่วง 0–2500 µmolPPF m⁻² s⁻¹ และค่า C หลายระดับใน ช่วง 400–1600 µmolCO mol⁻¹ พบว่า ใบกะเพรา ภายใต้ระดับ C ในอากาศปกติที่ 400 µmolCO mol⁻¹ มีค่า A init init 35.0 µmolCO m⁻² s⁻¹ มีค่า I ซึ่งเป็นระดับ PPF ที่ทำให้อัตราสังเคราะห์ แสงสุทธิขึ้นสูงสุด อยู่ที่ 918.1 µmolPPF m⁻² s⁻¹ และ มีค่า I ซึ่งเป็นระดับ PPF ที่ทำให้อัตราสังเคราะห์ แสงเท่ากับอัตราหายใจ เท่ากับ 64.6 µmolPPF m⁻² s⁻¹ การเพิ่มสูงขึ้นของค่า C ส่งผลโดยตรงให้ปากใบ ของกะเพราปิดแคบลงมากขึ้น ทั้งค่า g, g max, E, E max, ϕ_{PSII} , ETR/A, ∞ และ Rd ลดลง ในขณะที่ค่า A, A max, WUE และ I เพิ่มสูงขึ้น เมื่อค่า C เพิ่มขึ้น จากระดับอากาศปกติ โดยระดับ C ที่เหมาะสมต่อ การชักนำให้กะเพรามีอัตราสังเคราะห์แสงสูงสุด คือ 1000 µmolCO mol⁻¹

กิตติกรรมประกาศ

งานวิจัยนี้ได้รับการสนับสนุนจากศูนย์ความ เป็นเลิศด้านเทคโนโลยีชีวภาพเกษตร สำนักงาน ปลัดกระทรวงการอุดมศึกษา วิทยาศาสตร์ วิจัยและ นวัตกรรม ขอขอบคุณศูนย์เทคโนโลยีชีวภาพเกษตร มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ สำหรับอุปกรณ์และ เครื่องมือที่ใช้ในการทดลอง และขอขอบคุณศูนย์วิจัย และพัฒนาพืชผักเขตร้อน คณะเกษตร กำแพงแสน มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ สำหรับเมล็ดพันธุ์ โรงเรือน และสถานที่ในการทดลอง

เอกสารอ้างอิง

- วินัย อุดขาว, ภฤศนันท์ เอี่ยมเอกสุวรรณ และสุนทรี ยิ่งชัชวาลย์. 2559. การตอบสนองของปาก ใบและกระบวนการสังเคราะห์แสงของ ยูคาลิปตัส คามาลดูเลนซิส ต่อสภาวะขาด น้ำจากการซักนำด้วยพอลิเอทิลีนไกลคอล. วารสารวิทยาศาสตร์เกษตร 47(2): 149– 161.
- ศรีสังวาลย์ ลายวิเศษกุล และสุนทรี ยิ่งชัชวาลย์. 2554. เส้นตอบสนองต่อแสงของใบผักโขม

ภายใต้ความเข้มข้นหลายระดับของ คาร์บอนไดออกไซด์. วารสารวิทยาศาสตร์ เกษตร 42(2): 193–202.

- ศรีสังวาลย์ ลายวิเศษกุล และสุนทรี ยิ่งซัชวาลย์. 2559. ศักยภาพการสังเคราะห์แสงของ ใบธงของข้าวพันธุ์ กข41, ปทุมธานี1 และ ขาวดอกมะลิ105 ภายใต้การเพิ่มขึ้นของ CO₂. วารสารวิทยาศาสตร์เกษตร 48(1): 36–47.
- Avola, G., V. Cavallaro, C. Patane` and E. Riggi. 2008. Gas exchange and photosynthetic water use efficiency in response to light, CO_2 concentration and temperature in *Vicia faba*. Journal of Plant Physiology 165(8): 796–804.
- Barton, C.V.M., R.A. Duursma, B.E. Medlyn,
 D.S. Ellsworth, D. Eamus, D.T. Tissue,
 M.A. Adams, J. Conroy, K.Y. Crous,
 M. Liberloo, M. Löw, S. Linder and
 R.E. McMurtrie. 2012. Effects of
 elevated atmospheric [CO₂] on
 instantaneous transpiration efficiency
 at leaf and canopy scales in *Eucalyptus saligna*. Global Change
 Biology 18(2): 585–595.
- Biehler, K and H. Fock. 1996. Evidence for the contribution of the mehler-peroxidase reaction in dissipating excess electrons in drought-stressed wheat. Plant Physiology 112(1): 265–272.
- Bowes., G. 1993. Facing the inevitable: plants and increasing atmospheric CO_2 . Annual Review of Plant Physiology and Plant Molecular Biology 44: 309–332.
- Dong, J., N. Gruda, S. K. Lam, X. Li and Z. Duan. 2018. Effects of elevated CO₂ on nutritional quality of vegetables: A review. Frontiers in Plant Science 9(924): 1–11.

- Gestel, N.C., A.D. Nesbit, E.P. Gordon, C. Green, P.W. Pare, L. Thompson, E.B. Peffley and D.T. Tissue. 2005. Continuous light may induce photosynthetic downregulation in onion – consequences for growth and biomass partitioning. Physiologia Plantarum 125(2): 235–246.
- Imaizumi, T., P. Jitareerat, N. Laohakunjit and N. Kaisangsri. 2021. Effect of microwave drying on drying characteristics, volatile compounds and color of holy basil (*Ocimum tenuiflorum* L.). Agriculture and Natural Resources 55: 1–6.
- Lang, Y., M. Wang, G.C. Zhang and Q.K. Zhao. 2013. Experimental and simulated light responses of photosynthesis in leaves of three tree species under different soil water conditions. Photosynthetica 51(3): 370–378.
- Li, D., J. Dong, N.S. Gruda, X. Li and Z. Duan. 2022. Elevated root-zone temperature promotes the growth and alleviates the photosynthetic acclimation of cucumber plants exposed to elevated [CO₂]. Environmental and Experimental Botany 194: 1–16.
- Mamatha, H., N.K. Srinivasa Rao, R.H. Laxman, K.S. Shivashankara, R.M. Bhatt and K.C. Pavithra. 2014. Impact of elevated CO₂ on growth, physiology, yield, and quality of tomato (*Lycopersicon esculentum* Mill) cv. Arka Ashish. Photosynthetica 52(4): 519–528.
- Pan, T., Y. Wang, L. Wang, J. Ding, Y. Cao, G. Qin, L. Yan, L. Xi, J. Zhang and Z. Zou. 2020. Increased CO₂ and light

intensity regulate growth and leaf gas exchange in tomato. Physiologia Plantarum 168(3): 694–708.

- Park, K.S., K. Bekhzod, J.K. Kwon and J.E. Son. 2016. Development of a coupled photosynthetic model of sweet basil hydroponically grown in plant factories. Horticulture Environment and Biotechnology 57(1): 20-26.
- Pérez-López, U., A. Robredo, M. Lacuesta,
 A. Mena-Petite and A. Munoz-Rueda.
 2009. The impact of salt stress on the water status of barley plants is partially mitigated by elevated CO₂.
 Environmental and Experimental Botany 66(3): 463–470.
- Raksakantong, P., S. Siriamornpun, J. Ratseewo and N. Meeso. 2011. Optimized drying of kaprow leaves for industrial production of holy basil spice powder. Drying Technology 29: 974–983.
- Schreiber, U., W. Bilger, H. Hormann and C. Neubauer. 1998. Chlorophyll fluorescence as a diagnostic tool: basics and some aspects of practical relevance. 320-336 pp.*in*: A.S. Raghavendra AS (ed) Photosynthesis: A Comprehensive Treatise. Cambridge University Press, Cambridge.
- Sharkey, T.D., C.J. Bernacchi, G.D. Farquhar and E.L. Singsaas. 2007. Fitting photosynthetic carbon dioxide response curves for C₃ leaves. Plant, Cell and Environment 30(9): 1035– 1040.
- Simkin, A.J., L. McAusland, L.R. Headland, T. Lawson and C. A. Raines. 2015.

Multigene manipulation of photosynthetic carbon assimilation increases CO_2 fixation and biomass yield in tobacco. Journal of Experimental Botany 66(13): 4075–4090.

- Song, H., P. Wu, X. Lu, B. Wang, T. Song, Q. Lu,
 M. Li and X. Xu. 2022. Comparative physiological and transcriptomic analyses reveal the mechanisms of CO₂ enrichment in promoting the growth and quality in *Lactuca sativa*. PLOS ONE. 18(2).
- Taiz, L and E. Zeiger. 2006. Plant Physiology.4th ed. Sinauer Associates, Inc.Publishers, Massachusetts. 764 p.
- Thornley, J.H and I.R. Johnson. 1990. Plant and Crop Modeling — A Mathematical Approach to Plant and Crop Physiology. Clarendon Press, Oxford. UK. 660 p.
- Vanaja, M., S.K. Yadav, G. Archana, N. Jyothi Lakshmi, P.R. Ram Reddy, P.

Vagheera, S.K. Abdul Razak, M. Maheswari and B. Venkateswarlu. 2011. Response of C_4 (maize) and C_3 (sunflower) crop plants to drought stress and enhanced carbon dioxide concentration. Plant, Soil and Environment 57(5): 207–215.

- Wongpraneekul, A., T. Havananda and K. Luengwilai. 2022. Variation in aroma level of holy basil (*Ocimum tenuiflorum* L.) leaves is related to volatile composition, but not trichome characteristics. Journal of Applied Research on Medicinal and Aromatic Plants 27: 1–8.
- Zhao, D., K.R. Reddy, V.G. Kakani, A.R. Mohammed, J.J. Read and W. Gao. 2004. Leaf and canopy photosynthetic characteristics of cotton (*Gossypium hirsutum*) under elevated CO₂ concentration and UV-B radiation. Journal of Plant Physiology 161(5): 581–590.