

ผลของ 1-Naphthaleneacetic acid (NAA) ต่อการชะลอการหลุดร่วงของดอกกล้วยไม้สกุลมอคคาร่า  
พันธุ์ 'มูมแดง'

Effect of NAA on Delaying Flower Abscission of *Mokara* cv. 'Moodang' Orchid

ชัยภูมิ สุขสำราญ<sup>1,2</sup>, มณฑนา บัวหนอง<sup>1,2</sup> และ ศิริชัย กัลยาณรัตน์<sup>1,2</sup>  
Chaiyapoom Suksamran<sup>1,2</sup>, Mantana Buanong<sup>1,2</sup> and Sirichai Kanlayanarat<sup>1,2</sup>

Abstract

Effect of 1-naphthaleneacetic acid (NAA) on delaying flower abscission of *Mokara* orchid cv. 'Moodang' was investigated by pulsing flowers with 0 (control), 200 and 500  $\mu$ M for 24 h at  $21 \pm 2$  °C before transfer to distilled water throughout the experimental period at an observation room ( $21 \pm 2$  °C, 70-80% RH, white fluorescence light for 12 h/d). The results showed that untreated flowers (control) had significantly higher ethylene production those flowers pulsed with NAA in d 4. Additionally, 200  $\mu$ M NAA delayed the decrease in water uptake and prolonged the vase life of *Mokara* orchid flowers to 12.0 d as compared to the untreated flowers (control) and the flowers pulsed with 500  $\mu$ M NAA which had the shortest vase life of 9.2 and 9.0 d, respectively. However, no significant difference was observed in fresh weight and flower abscission in all the treatments.

**Keywords:** flower abscission, *Mokara*, NAA, vase life

บทคัดย่อ

การศึกษาผลของ 1-naphthaleneacetic acid (NAA) ต่อการชะลอการหลุดร่วงของดอกกล้วยไม้สกุลมอคคาร่าพันธุ์ 'มูมแดง' โดยทำการพัลซิงดอกกล้วยไม้ในสารละลาย NAA ที่ระดับความเข้มข้น 0 (ชุดควบคุม) 200 และ 500  $\mu$ M นาน 24 ชั่วโมง ที่อุณหภูมิ  $21 \pm 2$  °C หลังจากนั้นย้ายมาปักในน้ำกลั่นตลอดระยะเวลาการทดลอง ณ ห้องควบคุมอุณหภูมิ  $21 \pm 2$  °C ความชื้นสัมพัทธ์ 70-80 เปอร์เซ็นต์ ให้แสงฟลูออเรสเซนซ์นาน 12 ชั่วโมง/วัน พบว่า ดอกกล้วยไม้ที่ไม่ได้ทำการพัลซิง (ชุดควบคุม) มีอัตราการผลิตเอทิลีนสูงกว่าดอกกล้วยไม้ที่พัลซิงด้วย NAA อย่างมีนัยสำคัญในวันที่ 4 ของการปักแจกัน นอกจากนี้ ยังพบว่า NAA ที่ระดับความเข้มข้น 200  $\mu$ M สามารถชะลอการลดลงของอัตราการดูดน้ำและยืดอายุการปักแจกันของดอกกล้วยไม้มอคคาร่าได้นานที่สุด เท่ากับ 12.0 วัน เมื่อเปรียบเทียบกับดอกกล้วยไม้หวายที่ไม่ได้ทำการพัลซิง (ชุดควบคุม) และพัลซิงด้วย NAA ที่ระดับความเข้มข้น 500  $\mu$ M ซึ่งมีอายุการปักแจกันสั้นที่สุด เท่ากับ 9.2 และ 9.0 วัน ตามลำดับ อย่างไรก็ตาม ไม่พบความแตกต่างในการเปลี่ยนแปลงน้ำหนักสดและการหลุดร่วงของดอกในทุกชุดการทดลอง

**คำสำคัญ :** การหลุดร่วง, มอคคาร่า, NAA, อายุการปักแจกัน

คำนำ

กระบวนการหลุดร่วงของดอกไม้เกิดขึ้นบริเวณเนื้อเยื่อรอยต่อระหว่างลำต้นหรือก้านของพืช และบริเวณอวัยวะข้างเคียงโดยอาจจะเป็นเซลล์เกาะกลุ่มใกล้ ๆ กัน เรียกว่า abscission zone (AZ) (Sexton และ Roberts, 1982) จากการศึกษาการเปลี่ยนแปลงลักษณะทางสัณฐานวิทยาในระหว่างการหลุดร่วง พบว่า บริเวณ AZ ของดอกไม้ประกอบไปด้วยเซลล์ขนาดเล็กและไซโทพลาซึม นอกจากนี้ ยังมีการแบ่งเซลล์ตามแนวยาว (Evensen *et al.*, 1993; Mckenzie และ Lovell, 1992) นอกจากนี้ ยังพบว่ามีกรสลายตัวของผนังเซลล์เกิดขึ้นโดยเฉพาะในบริเวณ middle lamella (Oberholster *et al.*, 1991; Sexton *et al.*, 1983) โดยกระบวนการหลุดร่วงของดอกไม้เกี่ยวข้องกับการทำงานระหว่าง indole-3-acetic acid (IAA) และเอทิลีน (Abeles and Rubinstein, 1964; Sexton, 1997; Taylor, 2001) การควบคุมการหลุดร่วงโดยฮอร์โมนเกิดขึ้นจากการเคลื่อนที่ของ IAA แบบ basipetal polar ไปยัง abscission zone (AZ) จึงสามารถป้องกันการหลุดร่วงโดยทำให้ AZ ไม่มีความไวต่อเอทิลีน เมื่อระดับความเข้มข้นของออกซินลดลงและระดับความเข้มข้นของเอทิลีนเพิ่มขึ้นกระบวนการแยกตัวของเซลล์บริเวณ AZ จึงเกิดขึ้น (Osborne, 1984, 1989) ดังนั้นงานวิจัยนี้จึงศึกษาการใช้ฮอร์โมนสังเคราะห์ เช่น

<sup>1</sup> สาขาวิชาเทคโนโลยีหลังการเก็บเกี่ยว คณะทรัพยากรชีวภาพและเทคโนโลยีพระจอมเกล้าธนบุรี 1014

<sup>1</sup> Division of Postharvest Technology, School of Bioresources and Technology, King Mongkut's University Thonburi, Bangkok 10140

<sup>2</sup> ศูนย์นวัตกรรมเทคโนโลยีหลังการเก็บเกี่ยว มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีพระจอมเกล้าธนบุรี กรุงเทพฯ 10140

<sup>2</sup> Postharvest Technology Innovation Center, King Mongkut's University of Technology Thonburi, Bangkok 10140

1-naphthaleneacetic acid (NAA) ในการชะลอการหลุดร่วงของดอกกล้วยไม้สกุลมอศคาร่าหลังการเก็บเกี่ยว หรือในระหว่าง การขนส่งและจำหน่าย เพื่อให้ดอกกล้วยไม้สกุลมอศคาร่ามีคุณภาพและอายุการใช้งานที่ยาวนานเมื่อถึงมือผู้รับและผู้ใช้

### อุปกรณ์และวิธีการทดลอง

ทำการเก็บเกี่ยวดอกกล้วยไม้สกุลมอศคาร่า พันธุ์หมูแดงจากฟาร์มของบริษัทกล้วยไม้ไทย (TOC) จำกัด ในจังหวัด นครปฐมและขนส่งมาที่ห้องทดลองของสายวิชาวเทคโนโลยีหลังการเก็บเกี่ยว คณะทรัพยากรชีวภาพและเทคโนโลยี มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีพระจอมเกล้าธนบุรี โดยเก็บเกี่ยวในระยะที่มีจำนวนดอกบาน 5-6 ดอก/ช่อ นำมาคัดเลือกขนาดช่อและ จำนวนดอกใกล้เคียงกัน ตัดปลายก้านช่อดอกได้น้ำ แล้วนำมาพอลิซิงในสารละลาย NAA ที่ระดับความเข้มข้น 0 (ชุดควบคุม) 200 และ 500  $\mu\text{M}$  นาน 24 ชั่วโมง ที่อุณหภูมิ  $21 \pm 2$  องศาเซลเซียส หลังจากนั้นย้ายมาปักในน้ำกลั่นตลอดระยะเวลาการ ทดลอง ณ ห้องควบคุมอุณหภูมิ  $21 \pm 2$  องศาเซลเซียส ความชื้นสัมพัทธ์ 70-80 % ให้แสงฟลูออเรสเซนต์นาน 12 ชั่วโมง/วัน วางแผนการทดลองแบบ completely randomized design (CRD) โดยใช้ดอกกล้วยไม้ 10 ก้าน/ชุดการทดลอง และวิเคราะห์ ค่าทางสถิติ (analysis of variance, ANOVA) โดยใช้โปรแกรม SAS 1997 และเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยโดยวิธี Duncan's multiple range test (DMRT)

### ผลและวิจารณ์

จากการศึกษาผลของ NAA ต่อการชะลอการหลุดร่วงของดอกกล้วยไม้สกุลมอศคาร่าพันธุ์ 'หมูแดง' พบว่า การ เปลี่ยนแปลงน้ำหนักสดของดอกกล้วยไม้มอศคาร่ามีแนวโน้มเพิ่มขึ้นในวันที่ 2 ของการปักแจกัน หลังจากนั้นจึงลดลงตลอด ระยะเวลาการปักแจกัน โดยไม่พบความแตกต่างทางสถิติในทุกชุดการทดลอง (รูปที่ 1A) อย่างไรก็ตาม การพอลิซิงดอกกล้วยไม้ ด้วย NAA ที่ระดับความเข้มข้น 200  $\mu\text{M}$  สามารถชะลอการลดลงของอัตราการดูดน้ำได้อย่างมีนัยสำคัญยิ่ง ( $P \leq 0.01$ ) เมื่อ เปรียบเทียบกับชุดการทดลองอื่น ๆ (รูปที่ 1B) จากการศึกษา พบว่า การผลิตเอทิลีนของดอกกล้วยไม้สกุลมอศคาร่ามีแนวโน้ม เพิ่มขึ้นและสูงสุดในวันที่ 4 ของการปักแจกัน แล้วลดลงตลอดระยะเวลาการปักแจกันหลังจากนั้น โดยการพอลิซิงด้วย NAA สามารถชะลอการผลิตเอทิลีนได้อย่างมีนัยสำคัญ ( $P \leq 0.05$ ) เมื่อเปรียบเทียบกับดอกกล้วยไม้ที่พอลิซิงด้วยน้ำกลั่น (ชุดควบคุม) (รูปที่ 1C) การหลุดร่วงของดอก พบว่า เมื่อระยะเวลาการปักแจกันนานขึ้น ดอกกล้วยไม้มอศคาร่ามีเปอร์เซ็นต์การหลุดร่วงมาก ขึ้น อย่างไรก็ตาม ไม่พบความแตกต่างทางสถิติในทุกชุดการทดลอง การพอลิซิงดอก *Cestrum* (*Cestrum elegans*) ด้วยออก ซินสังเคราะห์ เช่น 1-naphthaleneacetic acid (NAA) และ 2,4-dichlorophenoxyacetic acid (2,4-D) สามารถลดการหลุด ร่วงของดอกได้ (Abeles *et al.*, 2007) ส่วนอายุการปักแจกันของดอกกล้วยไม้ พิจารณาจากการหลุดร่วงของดอกที่มากกว่า 30 % พบว่า ดอกกล้วยไม้ที่พอลิซิงด้วย NAA ที่ระดับความเข้มข้น 200  $\mu\text{M}$  มีอายุการปักแจกันนานที่สุด เท่ากับ 12 วัน ในขณะที่ ดอกกล้วยไม้ที่ไม่ได้ทำการพอลิซิง (ชุดควบคุม) มีอายุการปักแจกันสั้นที่สุด เท่ากับ 9.2 วัน

### สรุป

การพอลิซิงดอกกล้วยไม้สกุลมอศคาร่า พันธุ์ หมูแดง ด้วย NAA ที่ระดับความเข้มข้น 200  $\mu\text{M}$  สามารถชะลอการลดลง ของอัตราการดูดน้ำ การผลิตเอทิลีน และหลุดร่วงของดอก จึงทำให้ดอกกล้วยไม้มีอายุการปักแจกันนานที่สุด เท่ากับ 12 วัน

### คำขอบคุณ

ขอขอบพระคุณศูนย์นวัตกรรมเทคโนโลยีหลังการเก็บเกี่ยวที่ให้การสนับสนุนการวิจัยครั้งนี้

### เอกสารอ้างอิง

- Abeles, F.B. and B. Rubinstein. 1964. Regulation of ethylene evolution and leaf abscission by auxin. *Plant Physiol.* 39: 963-969.
- Abebie, B., L. Amnon, P.H. Sonia, G. Rephael, R. Joseph and M. Shimon. 2007. Differential effects of NAA and 2,4-D in reducing floret abscission in *cestrum* (*Cestrum elegans*) cut flowers are associated with their differential activation of *Aux/IAA* homologous genes. *Ann.Bot.* 101: 249-259.
- Evensen, K, D.G. Clark and A. Singh. 1993. Rapid ethylene-induced gene expression during petal abscission, *In* J.C. Pech, A. Latche and C. Balague (eds.). *Cellular and Molecular Aspects of the Plant Hormone Ethylene*. Kluwer Academic Publishers, Dordrecht. pp. 278-283.
- Mckenzie, R.J. and P.H. Lovell. 1992. Perianth abscission in *montbretia* (*Crococsmia crocosmiiflora*). *Ann. Bot.* 69: 199-207.

Oberholster, S.D., C.M. Peterson and R.R. Dute. 1991. Pedicel abscission of soybean: cytological and ultrastructural changes induced by auxin and ethephon. *Can. J. Bot.* 69: 2177-2186.

Osborne, D.J. 1984. Concepts of target cells in plant differentiation: a review. *Cell Diff.* 14: 161-169.

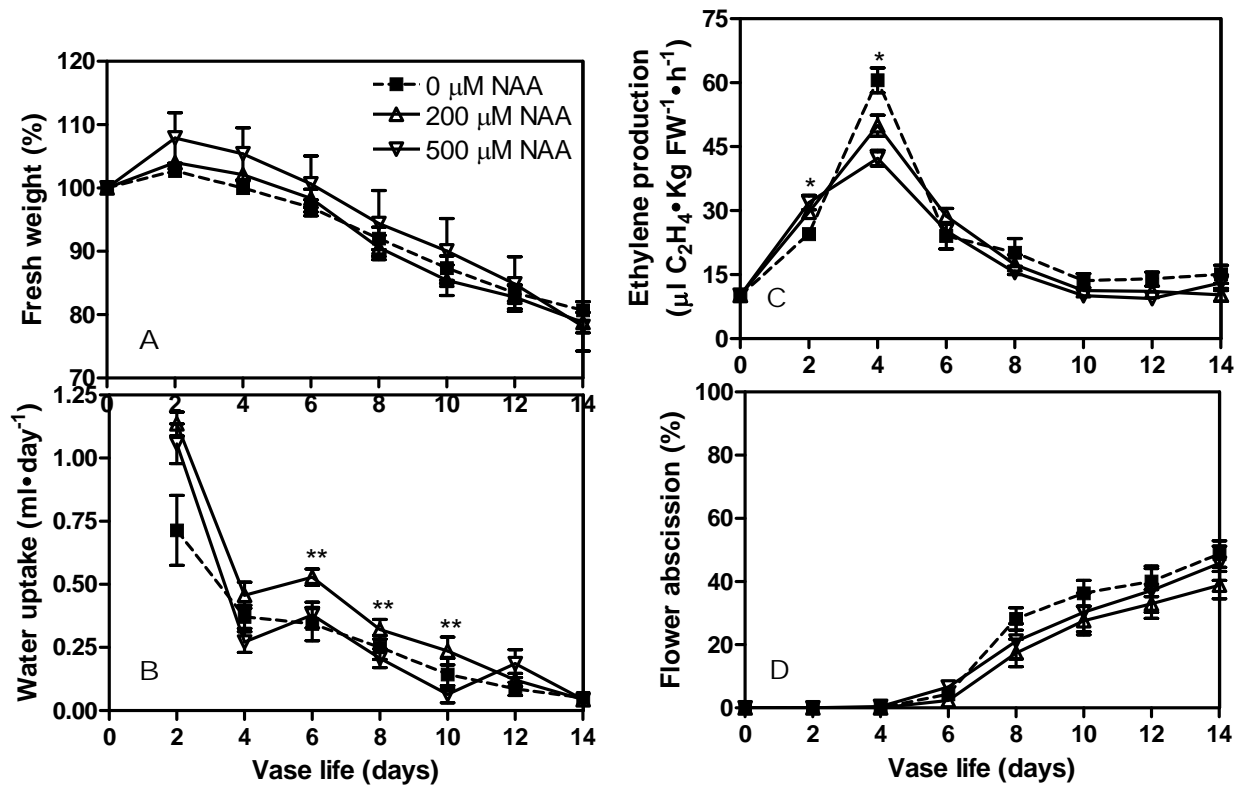
Osborne, D.J. 1989. Abscission. *Crit. Rev. Plant Sci.* 8: 103-129.

Sexton, R. 1997. The role of ethylene and auxin in abscission. *Acta Hort.* 463: 435-444.

Sexton, R. and J.A. Roberts. 1982. Cell biology of abscission. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 33: 133-162.

Sexton, R., W. Struthers and L. Lewis. 1983. Some observations on the very rapid abscission of the petals of *Geranium robertianum* L. *Protoplasma* 116: 179-186.

Taylor, J.E. and C.A. Whitelaw. 2001. Signals in abscission. *New Phytol.* 151: 323-339.



**Fig. 1** Fresh weight (A); water uptake (B); ethylene production (C) and flower abscission (D) of *Mokara* orchid flowers pulsed with 0 (control) 200 and 500 µM NAA for 24 h at 21±2 °C, then transferred to distilled water in an observation room throughout the experimental period.

**Table 1** Vase life of *Mokara* orchid flowers pulsed with 0 (control) 200 and 500 µM NAA for 24 h at 21±2 °C, then transferred to distilled water in an observation room throughout the experimental period. Mean separation by DMRT, 1% level.

Treatment	Vase life (days)
0 µM NAA (control)	9.2 <sup>b</sup>
200 µM NAA	12.0 <sup>a</sup>
500 µM NAA	10.2 <sup>b</sup>
F-test	**
C.V. (%)	24.61