

## การใช้สารสกัดจากอบเชยเทศในการลดปริมาณจุลินทรีย์ในสารละลายปักเจกันของกุหลาบตัดอก พันธุ์ Grand Gala

Use of Crude Extracts from *Cinnamomum verum* J.S. Presl for Reducing Microbial Population in  
Vase Solution of Cut Rose Flowers cv. Grand Gala

มัณฑนา บัวหนอง<sup>1,3</sup> และ เนตรนภัส เชียวขำ<sup>2,3</sup>  
Mantana Buanong<sup>1,3</sup> and Netnaphis Khewkham<sup>2,3</sup>

### Abstract

Holding cut rose flowers cv. Grand Gala in sterile distilled water (control), 1,000 ppm methanol and 1,000 ppm cinnamon crude extract solution at  $21\pm 2$  °C (70-80% RH), under cool white fluorescent lights for 12h/d throughout experimental period were investigated. The results showed that treatment of vase solution containing cinnamon gave the best result in reducing the microbial load while the control flowers had the greatest number of microbial content ( $3.78 \log \text{CFU} \cdot \text{ml}^{-1}$ ) in day 6 of the vase period. This was related to the microbial content in the xylem in day 0 and 6 observed by Scanning Electron Microscope (SEM). Besides, application of solution containing cinnamon significantly delayed the loss of fresh weight as compared to other treatments and had the longest vase life up to 8.0 days while the control flowers and flowers held in sterile distilled water and methanol solution had 5.9 and 5.6 days of vase life, respectively. However, methanol solution increased the diameter of 'Grand Gala' flowers.

**Keywords:** Grand Gala, microbial content, methanol, cinnamon

### บทคัดย่อ

จากการศึกษาการปักแซ่ดออกุหลาบพันธุ์ Grand Gala ในน้ำกลั่น (ชุดควบคุม) สารละลายเมทานอลที่ความเข้มข้น 1,000 ppm และสารละลายอบเชยเทศที่ความเข้มข้น 1,000 ppm ที่อุณหภูมิ  $21\pm 2$  °C, ความชื้นสัมพัทธ์ 70-80% RH, ภายใต้แสง cool-white fluorescent นาน 12 ชั่วโมง/วัน ตลอดระยะเวลาทดลอง พบร่วมกับ การปักแซ่ดออกุหลาบในสารละลายอบเชยเทศสามารถลดปริมาณเชื้อจุลินทรีย์ในน้ำปักเจกันได้ดีที่สุด ในขณะที่ออกุหลาบที่ปักในน้ำกลั่นมีการเจริญเติบโตของเชื้อจุลินทรีย์มากที่สุด เท่ากับ  $3.78 \log \text{CFU} \cdot \text{ml}^{-1}$  ในวันที่ 6 ของการปักเจกัน ซึ่งสัมพันธ์กับปริมาณจุลินทรีย์ในท่อลำเลียง ในวันที่ 0 และ 6 ของการปักเจกันมีการตรวจสอบภายใต้กล้องจุลทรรศน์แบบส่องกราด (Scanning Electron Microscope; SEM) นอกจากนั้น การปักแซ่ดในสารละลายอบเชยเทศช่วยชะลอการสูญเสียน้ำหนักสดได้ดีกว่าชุดการทดลองอื่นๆ และออกุหลาบมีอายุการปักเจกันนานที่สุด เท่ากับ 8.0 วัน ในขณะที่ชุดควบคุม (น้ำกลั่น) และออกุหลาบที่ทำการปักแซ่ดในน้ำกลั่นและสารละลายเมทานอลมีอายุการปักเจกันเท่ากับ 5.9 วัน 5.6 วันตามลำดับ อย่างไรก็ตาม การปักในสารละลายเมทานอลกลับช่วยให้ออกุหลาบมีการบานเพิ่มขึ้นมากที่สุด

**คำสำคัญ:** กุหลาบพันธุ์ Grand Gala, เชื้อจุลินทรีย์, เมทานอล, อบเชยเทศ

### คำนำ

จุลินทรีย์ในน้ำปักเจกัน dokไม่สามารถเข้าทางรอยตัดของปลายก้านและเจริญเติบโตอยู่ภายในก้าน dok ทำให้เกิดการอุดตันของท่อลำเลียงน้ำได้ โดยจุลินทรีย์ส่วนใหญ่ที่พบนั้นเป็นแบคทีเรียในกลุ่มของ *Bacillus*, *Enterobacter* และ *Pseudomonas* (De Witte and Van Doorn, 1988; Put, 1990) และพบว่า ในดอกดาวเรือง แบคทีเรียปริมาณ  $10^8 \text{ cell/ml}$  เป็นสาเหตุให้เกิดการอุดตันภายในท่อลำเลียงน้ำในก้าน dok (van Doorn et al., 1995) จากการศึกษาการคัดแยกเชื้อจุลินทรีย์ในน้ำปักเจกันของออกุหลาบพันธุ์ 'Sonia' พบร่องแบคทีเรียในสกุล *Pseudomonas* หรือ *Alcaligenes faecalis* มากที่สุด และเมื่อนำเชื้อจุลินทรีย์ทั้งสองที่ความเข้มข้น  $10^5$  และ  $10^7 \text{ CFU/ml}$  ใส่ลงไปในน้ำปักเจกัน พบร่วมกับปริมาณเชื้อจุลินทรีย์ที่ความ

<sup>1</sup> สาขาวิชาเทคโนโลยีหลังการเก็บเกี่ยว คณะทรัพยากรัชวภาพและเทคโนโลยี มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีพระจอมเกล้าธนบุรี กรุงเทพฯ 10140

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

<sup>2</sup> ภาควิชาเคมี คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ จตุจักร กรุงเทพฯ 10900

<sup>2</sup> Department of Plant Pathology, Faculty of Agriculture, Kasetsart University, Chatuchak, Bangkok 10900

<sup>3</sup> ศูนย์นวัตกรรมเทคโนโลยีหลังการเก็บเกี่ยว สำนักงานคณะกรรมการอุดมศึกษา กรุงเทพฯ 10400

<sup>3</sup> Postharvest Technology Innovation Center, Commission of Higher Education, Bangkok, 10400

ເຂັ້ມ່ານ  $10^7$  CFU/ml ທຳໄໜ້ອັດຕາກາຣຸດນ້ຳອົງດອກກຸ່າລາບພັນໜີ 'Sonia' ລດລົງ (van Doorn *et al.*, 1986) Bleeksma and van Doorn (2003) ທຳກາຣຸດສອບກໍານົດອົກກຸ່າລາບ ຫຼືງວັດຄວາມຍາວຈາກປລາຍກໍານົນມາ 5 ເຊັນຕີເມຕຣ ພບປົມາມເຫຼືອແບບທີ່ເຮີຍເທົ່າກັບ  $1 \times 10^5$  cell/g FW ລໍລັງຈາກນັ້ນ 2-3 ວັນ ກາຣົຈີນເຕີບໂຕຂອງເຂົ້ອແບບທີ່ເຮີຍເພີ່ມຂຶ້ນຍ້ອງຈາດເວົງ ແລະເນື່ອເຂົ້າໄປສູ່ເນື້ອເຢືອ ພຶກສູ່ເຫຼືອທຸກໆ ພຶກສູ່ເຫຼືອທຸກໆ

ອບເຫຍເທີກ ອ້າວີໂຫຼມ ຈັດຍູ້ໃນວົງສົກ Lauraceae ໂດຍເປົ້າລືອກລຳຕັ້ນອົບເຫຍມີສາງປະກອບ 13 ຊົນິດ ແຕ່ມີ (E)-cinnamaldehyde ເປັນສາງຫຼັກ (Singh *et al.*, 2007) ອບເຫຍເທີກ 0.5-1% ມີສາງສຳຄັນໄດ້ແກ່ cinnamaldehyde, eugenol ແລະ benzaldehyde Ustaa *et al.* (2002) ພບວ່າ cinnamaldehyde ແລະ eugenol ກະຕຸ້ນໃຫ້ເກີດ ATP hydrolysis ແລະຍັບຍັງ NADH oxidase ໃນກະບວນກາຮາຍໃຈ ນອກຈາກນັ້ນ ກາຣົຈີນຮອມຮ່າຍຈາກອົບເຫຍທີ່ຄວາມເຂັ້ມ່ານ 25 ppm ສາມາຮັບຍັງຍັງ ກາຮົກຂອງສປອກເຂົ້ອໄວ້ໄດ້ລົງ 63% (Nikos, 2009) ແລະຍັງພບວ່າ cinnamaldehyde, linalool, eugenol ແລະ 1,8 cineol ສາມາຮັບຍັງຍັງກາຣົຈີນເຂົ້ອ *Monilia*, *Botrytis* ແລະ *Mucor* ໄດ້ (Goubran and Holmes, 1993) ດັ່ງນັ້ນງານວິຈີຍນີ້ ຈຶ່ງເປັນ ກາຣົກຂາປະສິຖິກິພຂອງສາງສັດຈາກອົບເຫຍເທີກໃນກະບວນ ປົມທີ່ເຮີຍໃນນ້ຳປັກແຈກັນຂອງກຸ່າລາບຕັດດອກພັນໜີ Grand Gala ໂດຍສາເຫຼຸ່າຫຼັກທີ່ທຳໄໜ້ດອກກຸ່າລາບມີຍ້ອງກາຣົຈີນ ແລະຍັງພບວ່າ ເຂົ້ອແບບທີ່ເຮີຍຜົດຕື່ມາແລ້ວທຳໄໜ້ເກີດກາຮົກຫຼັກຂອງທ່ອລຳເລີຍ

### ອຸປະກຣນີແລະວິທີກາຣ

ທຳກາຣເກີບເກີຍຈາດອົກກຸ່າລາບຕັດດອກສີແಡັງພັນໜີ Grand Gala ປຸກໃນພື້ນທີ່ຄຳເກອມແມ່ສົດ ຈັງຫວັດຕາກ ໃນຮະບະດອກຕຸມ ຂັ້ນສັງໄດ້ຮັດໂດຍສາງປັບອາກາມຍັງທີ່ອົງປົງນິບຕິກາຣຂອງສາຍວິທາເທິກໃນໄລຍ່ທັງການເກີບເກີຍຈາດວິທາເທິກໃນໄລຍ່ປະຈອນ ເກົ່າຮັນຫຼຸງ ວິທາເເຫັນທີ່ມາເຖິງຊຸມເຖິງຊຸມ ແລະຄັດເລືອກໃຫ້ມີຂາດຕອກແລະຂາດກໍານົດອົກທີ່ສໍາມາເສັມອົກນ ແລ້ວຈຶ່ງຕັດກໍານົດອົກໃຫ້ນ້າ ເນື່ອປະມານ 45 ອົງສາ ໃຫ້ຍາປະມານ 30 ເຊັນຕີເມຕຣ ປິລິຕ ໃບທີ່ໃຫ້ແລ້ວ 2 ຄູ່ ທຳກາຣົຈີນໃນນ້ຳປັກແຈກັນທີ່ຝ່າງກາຣົຈີນເຂົ້ອ (ຊຸດຄວບຄຸມ) ສາງສັດຈາກ cinnamon ແລະສາງລະຫວ່າງ methanol ທີ່ຄວາມເຂັ້ມ່ານ 1,000 ppm ຕດອດຮະບະເວລາກາຮົກທດລອງ ດນ ທີ່ອົງທີ່ຄວາມອຸນຫຼວມ  $21 \pm 2^\circ\text{C}$  ຄວາມເຂັ້ມ່ານ 70-80% ກາຍໃຫ້ແສງຟຸລູອອເຮສເຊັນສ ນານ 12 ຂ້າມົງ/ວັນ ທຳກາວວິເຄາະຫຼົບປົມານ ຈຸລິນທີ່ເຮີຍໃນນ້ຳປັກແຈກັນ ກາຣົຈີນແປ່ງແປ່ງນ້ຳຫັກສົດ ຂັດກາຮົກຫຼັກນ້າ ກາຣບານຂອງດອກ ກາຣົຈີນເຂົ້ອທີ່ລື່ມ ອ້າຍກາຣົຈີນ ອ້າຍກາຣົຈີນ ແລະທຳກາຣເກີບເກີຍກັບກົດຕັ້ນຂອງທ່ອລຳເລີຍກາຍໃຫ້ລັ້ງຈຸລທຣັນນີ້ແບບສົງກາຣ (Scanning Electron Microscope; SEM) ວາງແຜນກາຮົກທດລອງແບບ completely randomized design (CRD) ມີ 3 ວິທີກາຣ ຜົ່ງແຕ່ລະວິທີກາຣໃຫ້ດອກກຸ່າລາບ 10 ດອກ ວິເຄາະຫຼົບກໍາທາງສົກສົດ (analysis of variance, ANOVA) ໂດຍໃຫ້ໂປຣແກຣມ SAS 1997 ແລະເປົ້າມີຄ່າເຂົ້າໂດຍວິທີ Duncans multiple range test (DMRT)

### ຜລແລະວິຈາຮນີ

ຈາກກາຣົກຂາພຸດຂອງສາງສັດສມູນໄພຣ 5 ຊົນິດ ໄດ້ແກ່ ໃບເຫັນ ໃບເຫັນ ເປົ້າລືອກຈາງ ເປົ້າລືອກເຫັນ ແລະອົບເຫຍເທີກ ເປົ້າມີເຫັນກັບນ້ຳປັກແຈກັນ (ຊຸດຄວບຄຸມ) ແລະ methanol ຄວາມເຂັ້ມ່ານ 80% ປື້ນທີ່ເປັນຕົວທຳລະລາຍສາງສັດສມູນໄພຣ ໃນກາຮັບຍັງຍັງເຂົ້ອຈຸລິນທີ່ເຮີຍໃນນ້ຳປັກແຈກັນດອກໄມ້ໃນສປາກທດລອງ (*In vitro*) ພບວ່າ ສາງສັດຈາກອົບເຫຍເທີກຄວາມເຂັ້ມ່ານ 1,000 ppm ສາມາຮັບຍັງຍັງເຂົ້ອແບບທີ່ເຮີຍໄດ້ທີ່ສຸດ (ຊົມມູລໄມ່ແສດງ) ດັ່ງນັ້ນໃນກາວວິຈີຍນີ້ຈຶ່ງໃຫ້ສາງສັດຈາກອົບເຫຍເທີກ ແລະ methanol ຄວາມເຂັ້ມ່ານ 1,000 ppm ເປົ້າມີເຫັນກັບນ້ຳປັກແຈກັນ (ຊຸດຄວບຄຸມ) ໃນກາຣົຈີນທີ່ສຸດໃນວັນທີ 6 ຂອງກາຣົຈີນ ເທົ່າກັບ 3.78 Log CFU/ml ຮອງລົງມາ ດືອ ດອກກຸ່າລາບທີ່ທຳກາຣົຈີນໃນສປາກລະຫວ່າງ methanol ພບປົມານເຫຼືອຈຸລິນທີ່ເຮີຍໃນນ້ຳປັກແຈກັນນ້ຳຍ້ອງທີ່ສຸດໃນວັນທີ 6 ຂອງກາຣົຈີນ ເທົ່າກັບ 3.48 Log CFU/ml ໃນຂະນະທີ່ດອກກຸ່າລາບທີ່ທຳກາຣົຈີນໃນສປາກລະຫວ່າງ cinnamon ມີກາຣົຈີນເຫຼືອຈຸລິນທີ່ເຮີຍໃນນ້ຳປັກແຈກັນນ້ຳຍ້ອງທີ່ສຸດຕລອດຮະບະເວລາກາຮົກແຈກັນ (Table 1) ປົມານເຫຼືອຈຸລິນທີ່ເຮີຍໃນນ້ຳປັກແຈກັນຍັງສົມພັນນີ້ກັບກາຮົກຫຼັກນ້ຳຍ້ອງທີ່ສຸດໃນວັນທີ 6 ຂອງກາຣົຈີນ ເພື່ອດູ້ເນື້ອເຢືອທຸກໆ (Scanning Electron Microscope; SEM) ເພື່ອດູ້ເນື້ອເຢືອທຸກໆ (long section) ແລະຕາມຂາວງ (cross section) ພບວ່າ ເຂົ້ອຈຸລິນທີ່ມີກາຣົຈີນເຕີບໂຕຍູ້ໃນທ່ອລຳເລີຍນ້ຳຂອງກຸ່າລາບເທົ່ານັ້ນ ໂດຍໃນວັນທີ 0 ຂອງກາຣົຈີນພບເຫຼືອຈຸລິນທີ່ເຮີຍໃນປົມານນ້ອຍມາກ (Figures 1 A, B) ແຕ່ກາຣົຈີນທີ່ສຸດໃນນ້ຳປັກແຈກັນ (ຊຸດຄວບຄຸມ) ແລະໃນສປາກລະຫວ່າງ methanol ກລັບພບກາຣົຈີນເຕີບໂຕຍູ້ໃນເຂົ້ອຈຸລິນທີ່ເຮີຍພື້ນໜີໃນວັນທີ 6 ຂອງກາຣົຈີນພບເຫຼືອຈຸລິນທີ່ເຮີຍໃນນ້ຳປັກແຈກັນ (Figures 1 C, D, E, F) ໃນຂະນະທີ່ດອກກຸ່າລາບທີ່ປັກແຈກັນໃນສປາກລະຫວ່າງ cinnamon ພບກາຣົຈີນເຫຼືອຈຸລິນທີ່ເຮີຍໃນທ່ອລຳເລີຍນ້ຳຍ້ອງທີ່ສຸດ (Figures 1 G, H) ສົດລ້ອງກັບກາຣົກຂາຂອງ Mahmoud and Gan (2009) ທີ່ພບວ່າ ກາຣົຈີນທີ່ສຸດໃນກຸ່າລາບຕັດດອກ Gladiolus ພັນໜີ 'Peter Pears' ໃນນ້ຳປັກແຈກັນທີ່ມີສ່ວນຜົນຂອງນ້ຳມັນຮອມຮ່າຍ 5 ຊົນິດ ດືອ clove, cinnamon, ginger, marjoram ແລະ fennel ຄວາມເຂັ້ມ່ານ 500 ppm

สามารถลดปริมาณเชื้อแบคทีเรียในน้ำปักเจกันได้เมื่อเพิ่มปริมาณกับชุดควบคุม (น้ำกลั่น) ทั้งนี้ อาจเนื่องมาจากคุณสมบัติของสารออกฤทธิ์ที่สำคัญเป็นสารจำพวกอัลเดไฮด์ โดยเฉพาะ cinnamaldehyde (Singh *et al.*, 2007) จึงสามารถกระตุ้นให้เกิด ATP hydrolysis และลดกิจกรรมของเอนไซม์ NADH oxidase ในกระบวนการหายใจของเชื้อจุลินทรีย์ได้ (Ustaa *et al.*, 2002)

Table 1 Microbial population in vase solution of cut rose flowers cv. 'Grand Gala' held in sterile distilled water (control), 1,000 ppm methanol and 1,000 ppm cinnamon at  $21\pm2^\circ\text{C}$  (70-80% RH). ND = not detectable.

Treatments	Microbial load ( <log cfu="" ml="">)<sup>1/</sup></log>					Vase life (days)
	0	2	4	6	8	
Control	ND	1.60 <sup>b</sup>	3.04 <sup>a</sup>	3.78 <sup>a</sup>	-	5.9 <sup>c</sup>
1,000 ppm Methanol	ND	2.04 <sup>a</sup>	2.94 <sup>a</sup>	3.48 <sup>b</sup>	-	5.6 <sup>b</sup>
1,000 ppm Cinnamon	ND	1.18 <sup>b</sup>	2.59 <sup>b</sup>	3.11 <sup>c</sup>	4.05	8.0 <sup>a</sup>
F - test	-	**	*	**	-	**
C.V. (%)	-	28.33	26.58	22.13	-	8.56

<sup>1/</sup> Means with different letters within the same column are significantly different.

\*\* = Significantly different at  $P\leq 0.01$

\* = Significantly different at  $P\leq 0.05$

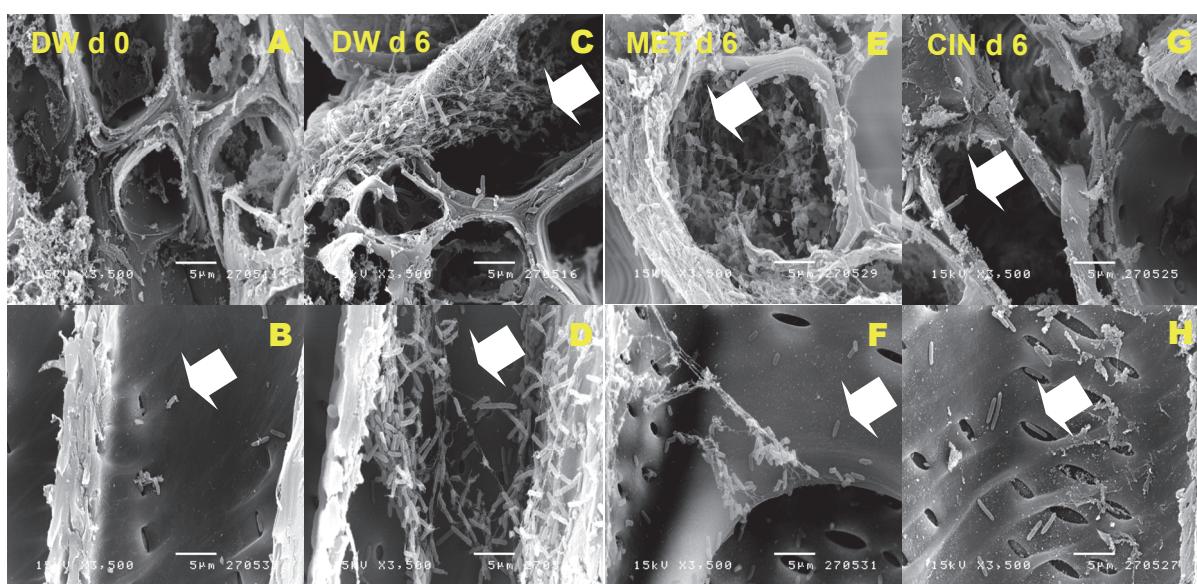


Figure 1 Scanning electron microscope observation of freshly cut rose stems showing 5  $\mu\text{m}$  of the cross and longitudinal section on the end cut surface stems (A, B) holding in sterile distilled water (DW) in d0 and (C, D) in d6, (E, F) 1,000 ppm methanol and (G, H) and 1,000 ppm cinnamon at  $21\pm2^\circ\text{C}$  (70-80% RH), under cool-white fluorescence lights for 12h/day throughout experimental period.

ดอกไม้ที่ตัดจากต้นและแขวน้ำจะมีการเปลี่ยนแปลงของน้ำหนักสด โดยในช่วงแรกจะมีน้ำหนักเพิ่มขึ้นเล็กน้อย เนื่องจากมีการปีดของน้ำใบอย่างรวดเร็ว แต่ช่วงหลังน้ำหนักสดจะค่อยๆ ลดลง อย่างไรก็ตาม สภาวะสมดุลระหว่างอัตราการดูด น้ำและอัตราการระเหยของน้ำ จะมีผลโดยตรงต่อการเปลี่ยนแปลงน้ำหนักของดอก (นิธิยา และคณะ, 2537) จากการศึกษาพบว่า การเปลี่ยนแปลงน้ำหนักสดและอัตราการดูดน้ำของดอกกุหลาบลดลงเมื่อระยะเวลาการปักเจกันนานขึ้น โดยการปักแข็ง ดอกไม้ในสารละลาย cinnamon มีประสิทธิภาพในการชะลอการลดลงของน้ำหนักสดได้อย่างมีนัยสำคัญยิ่ง ( $P\leq 0.01$ ) (Figures 2A, 2B) และยังกระตุ้นให้ดอกกุหลาบมีการบานเพิ่มขึ้น (Figure 2C) เมื่อเปรียบเทียบกับการปักแข็งดอกไม้ในน้ำกลั่น (ชุดควบคุม) การเสื่อมสภาพของดอกกุหลาบพิจารณาจากการเกิด blueing การดองของก้านดอก และการเหลืองและหลุดร่วงของกลีบดอกได้ดีที่สุด ทำให้มีอายุการปักเจกันนาน เท่ากับ 8.0 วัน ในขณะที่ ดอกกุหลาบที่ทำการปักแข็งในน้ำกลั่น (ชุดควบคุม) และสารละลาย methanol มีอายุการปักเจกัน เพียง 5.6 และ 5.9 วัน ตามลำดับ (Table 1)

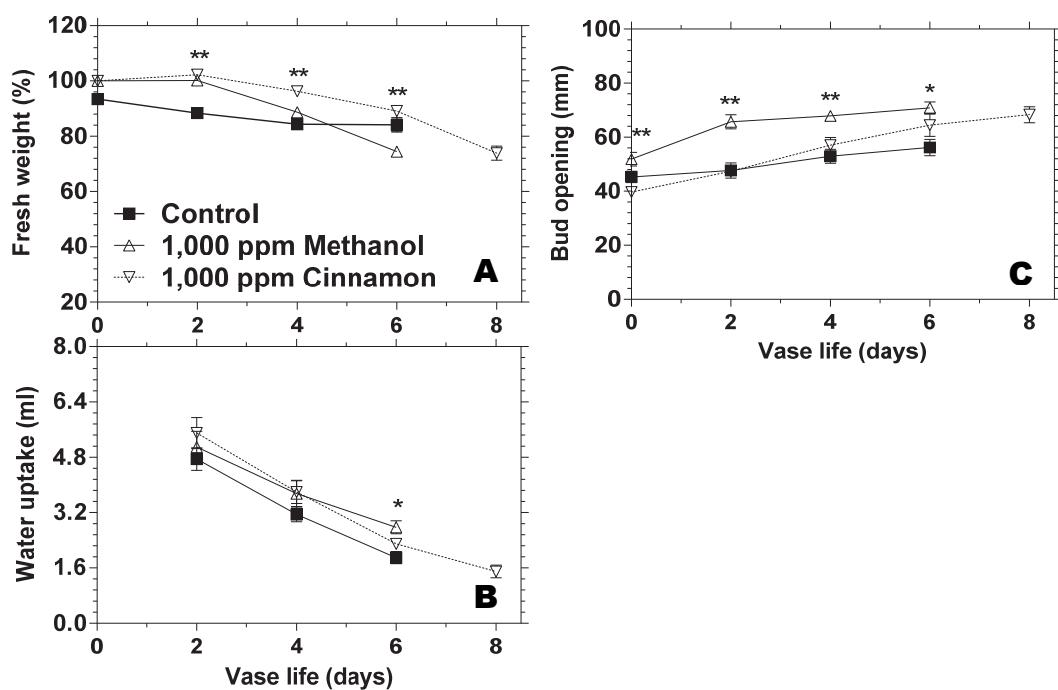


Figure 2 Fresh weight (A), water uptake (B) and bud opening (C) of cut rose flowers cv. 'Grand Gala' held in sterile distilled water (control), 1,000 ppm methanol and 1,000 ppm cinnamon at  $21 \pm 2^\circ\text{C}$  (70-80% RH). Asterisks represent significant differences at  $P < 0.05$  (\*) and  $0.01$  (\*\*), respectively, compared to sterile distilled water (control) according to DMRT test.

### สรุป

สารสัดจากอบเชยเทศที่ความเข้มข้น 1,000 ppm สามารถลดปริมาณเชื้อจุลินทรีย์ในน้ำยาปักเจกันของดอกกุหลาบพันธุ์แกรนด์ กาล่าได้เมื่อเปรียบเทียบกับการปักแข็งในน้ำกลั่นและสารละลายเมทานอล และยังช่วยชะลอการสูญเสียน้ำหลักสดและกระตุ้นให้มีการรบานของดอกเพิ่มขึ้นอีกด้วย

### เอกสารอ้างอิง

- นิธยา รัตนปันนท์ และนันย์ บุญเกียรติ. 2537. การปฏิบัติหลังการเก็บเกี่ยวดอกไม้. สำนักพิมพ์โอดี้ยนสโตร์ กรุงเทพ. 176 น.
- Bleeksma, H.C. and W.G. van Doorn. 2003. Embolism in rose stems as a result of vascular occlusion by bacteria. Postharvest Biol. Technol. 29: 334-340.
- de Witte, Y. and W.G. van Doorn. 1988. Identification of bacteria in the vase water of roses, and the effect of the isolated strains on water uptake. Scientia Hort. 35: 285-291.
- Goubran, F.H. and R.J. Holmes. 1993. The Development of Alternative Fungicides from Essential Oils. Institute of Horticultural Development, Knox field, Department of Agriculture Victoria, Australia.
- Mahmoud, A.H. and E.K. Gan. 2009. Influences of Some Essential Oils on Vase-Life of *Gladiolus hybrida*, I. Spikes. J. Agro Vet. Med. Sci. 3: 19-24.
- Nikos G.T. 2009. Impact of cinnamon oil-enrichment on microbial spoilage of fresh produce. *Innovative Food Sci. Emer. Technol.* 10: 97-102.
- Put, H.M.C. 1990. Micro-organisms from freshly harvested cut flower stems and developing during the vase life of chrysanthemum, gerbera and rose cultivars. *Scientia Hort.* 43: 129-144.
- Singh, T., D.A. Vesentini, P. Singh and G. Daniel. 2007. Effect of chitosan on physiological, morphological, and ultrastructural characteristics of wood-degrading fungi. *International Biodeterioration and Biodegradation* 6: 116-124.
- Usta, J., S. Kreydiyyeh, K. Bajakian and H. Nakkash-Chmisse. 2002. In vitro effect of eugenol and cinnamaldehyde on membrane potential and respiratory chain complexes in isolated rat liver mitochondria. *Food Chem. Toxic.* 40: 935-940.
- van Doorn, W.G., H.C.E.M. Buis and Y. de Witte. 1986. Effect of exogenous bacterial concentrations on water relations of cut rose flowers. II. Bacteria in the vase solution. *Acta Hort.* 181: 463-465.
- van Doorn, W.G., Y. de Witte and H. Harkema. 1995. Effect of high numbers of exogenous bacteria on the water relations and longevity of cut carnation flowers. *Postharvest Biol. Technol.* 6: 111-119.