

บทความวิจัย

การวิเคราะห์พืชปีของพืชวงศ์แตง (Cucurbitaceae) 7 ชนิด ที่มีความสำคัญทางเศรษฐกิจ

ขวัญฤทธิ์ มาระโภชน์ อัจฉริยา รังษิรุจิ* และ นวัช ดอนสกุล

บทคัดย่อ

การศึกษาการวิเคราะห์พืชปีของพืชวงศ์แตง (Cucurbitaceae) 7 ชนิด จำนวน 10 พันธุ์ ได้แก่ แฟง (*Benincasa hispida* (Thunb.) Cogn.) นำ้เต้า (ลูกกลมและลูกยาว) (*Lagenaria siceraria* Standl.) (2 พันธุ์) บัวกลม (ลูกยาวและลูกสั้น) (*Luffa cylindrica* (L.) M. Roem.) (2 พันธุ์) บัวเหลี่ยม (*Luffa acutangula* Roxb.) บัวงู (*Trichosanthes anguina* L.) มะระขี้นกและมะระจีน (*Momordica charantia* L.) (2 พันธุ์) และแตงไทย (*Cucumis melo* L.) โดยการเตรียมตัวอย่างจากปลายรากที่เพาะด้วยเมล็ด ผลการศึกษาพบว่าแฟงมีจำนวนโครโนโซม $2n = 24$ คาริโอไทป์ ประกอบด้วยโครโนโซมแบบ เมทาเซนทริก 7 คู่ ชับเมทาเซนทริก 5 คู่ และมีจำนวนแ xenโครโนโซม NF = 48 โดยพบแซทเทลไลท์ที่โครโนโซมแบบชับเมทาเซนทริกคู่ที่ 4 นำ้เต้า (ลูกกลมและลูกยาว) มีจำนวนโครโนโซม $2n = 22$ คาริโอไทป์ ประกอบด้วยโครโนโซมแบบเมทาเซนทริก 9 คู่ ชับเมทาเซนทริก 2 คู่ และมีจำนวนแ xenโครโนโซม NF = 44 บัวกลม (ลูกยาวและลูกสั้น) มีจำนวนโครโนโซม $2n = 26$ คาริโอไทป์ ประกอบด้วยโครโนโซมแบบเมทาเซนทริก 13 คู่ และมีจำนวนแ xenโครโนโซม NF = 52 บัวเหลี่ยมมีจำนวนโครโนโซม $2n = 26$ คาริโอไทป์ ประกอบด้วยโครโนโซม NF = 52 บัวงู มีจำนวนโครโนโซม $2n = 22$ คาริโอไทป์ ประกอบด้วยโครโนโซมแบบเมทาเซนทริก 10 คู่ และชับเมทาเซนทริก 1 คู่ และมีจำนวนแ xenโครโนโซม NF = 44 มะระขี้นกและมะระจีนมีจำนวนโครโนโซม $2n = 22$ คาริโอไทป์ ประกอบด้วยโครโนโซมแบบเมทาเซนทริก 11 คู่ และมีจำนวนแ xenโครโนโซม NF = 44 แตงไทยมีจำนวนโครโนโซม $2n = 24$ คาริโอไทป์ ประกอบด้วยโครโนโซมแบบเมทาเซนทริก 8 คู่ ชับเมทาเซนทริก 3 คู่ อะโครเซนทริก 1 คู่ และมีจำนวนแ xenโครโนโซม NF = 46 โดยพบแซทเทลไลท์ที่โครโนโซมแบบเมทาเซนทริกคู่ที่ 6

คำสำคัญ: พืชวงศ์แตง โครโนโซม คาริโอไทป์

Karyotypes of 7 Species of Economic Plants in the Family Cucurbitaceae

Kwanruthai Maraport, Achariya Rangsiruji* and Thawat Donsakul

ABSTRACT

A karyological study of 7 species (10 cultivars) of plants belong to the Family Cucurbitaceae encompassing *Benincasa hispida* (Thunb.) Cogn., *Lagenaria siceraria* Standl., *Luffa cylindrica* (L.) M. Roem., *Luffa acutangula* Roxb., *Trichosanthes anguina* L., *Momordica charantia* L. and *Cucumis melo* L. was carried out based on chromosome preparations from root tips. The chromosome numbers and karyotype formulae are as follows: *Benincasa hispida* (wax gourd) had diploid chromosome number ($2n$) = 24 with 7m + 5sm pairs and arm number (NF) = 48. It also had a pair of satellites on the fourth submetacentric chromosomes. Two cultivars of *L. siceraria*, including bottle gourd with round and long fruits had $2n$ = 22 with 9m + 2sm pairs and NF = 44. Two cultivars of *L. cylindrica*, including smooth luffas with long and short fruits had $2n$ = 26 with 13m pairs and NF = 52. *Luffa acutangula* (angled luffa) had $2n$ = 26 with 12m + 1sm pairs and NF = 52. *Trichosanthes anguina* (snake gourd) had $2n$ = 22 with 10m + 1sm pairs and NF = 44. Two cultivars of *M. charantia*, including bitter gourds of the native and Chinese types had $2n$ = 22 with 11m pairs and NF = 44. *Cucumis melo* (Thai melon) had $2n$ = 24 with 8m + 3sm + 1t pairs and NF = 46. It also possessed a pair of satellites on the sixth metacentric chromosomes.

Keywords: Cucurbitaceae, chromosome, karyotype

บทนำ

พีชวงศ์แตงเป็นพืชที่มีความสำคัญทางเศรษฐกิจ พืชทั่วโลกประมาณ 800 ชนิด 130 สกุล [1] ในประเทศไทยพบ 20 สกุล เช่น *Momordica*, *Luffa*, *Trichosanthes*, *Cucumis* และ *Coccinea* เป็นต้น [2] พีชวงศ์แตงมีการปลูกและใช้ประโยชน์มานาน โดยทั่วไปใช้ผลในการรับประทาน บางชนิดมีสรรพคุณเป็นยา הרักษารोคร [1] และใช้ประโยชน์ในด้านอื่นๆ เช่น ใช้เป็นเครื่องดื่มตระ ภาชนะบรรจุของและใบขัดเป็นต้น

การศึกษาคาริโโอไทป์ (karyotype) เป็นการศึกษาข้อมูลพื้นฐานของโครโนไซมของสิ่งมีชีวิตแต่ละชนิดที่เกี่ยวกับจำนวน ขนาด และชนิดโครโนไซม ซึ่งมีความจำเพาะในสิ่งมีชีวิตชนิดต่างๆ [3, 4] โดยปกติคาริโโอไทป์ของสิ่งมีชีวิตแต่ละชนิดจะคงที่ แต่อาจมีการเปลี่ยนแปลงได้ระหว่างที่มีวิวัฒนาการ เช่น การพบ B-chromosome หรือ sex chromosome เป็นต้น นอกจากนี้ความแปรผันของคาริโโอไทป์อาจเกิดจากความผิดปกติของโครงสร้างโครโนไซมด้วย [5] การศึกษาคาริโโอไทป์ของพืชที่มีเมล็ดแต่ละชนิดที่อยู่ในสกุลเดียวกันพบว่าอาจมีความคล้ายคลึงกันหรือแตกต่างกัน สำหรับการศึกษาคาริโโอไทป์ของพีชวงศ์แตงหลายชนิดพบว่าทำได้ค่อนข้างยากเนื่องจากโครโนไซมมีขนาดเล็กและมีปัญหาในการติดลีบ้มของโครโนไซม [6-10]

การศึกษาข้อมูลด้านคาริโโอไทป์ของพืชสามารถช่วยปั่นชีสตาเหตุของการเปลี่ยนแปลงทางสัณฐานวิทยาได้ว่าเกิดขึ้นจากสิ่งแวดล้อมหรือจากการเปลี่ยนแปลงที่เกี่ยวข้องกับโครโนไซม ทั้งการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างโครโนไซมหรือการเปลี่ยนจำนวนโครโนไซม นอกจากนี้ยังใช้เป็นหลักฐานในการศึกษาด้านความสัมพันธ์ของสิ่งมีชีวิตในเชิงวิวัฒนาการได้ [5] ทรัพยากรพันธุกรรมนี้มีบทบาทสำคัญในระบบการผลิตภาคการเกษตร เนื่องจากพันธุกรรม คือ จุดเริ่มต้นและจุดหลักในกระบวนการปรับเปลี่ยนสู่การปฏิวัติระบบการเกษตร [11] ดังนั้นการศึกษาคาริโโอไทป์ของพืชสามารถใช้เป็นข้อมูลพื้นฐานด้านพันธุกรรมที่มีความสำคัญต่อการพัฒนาด้านการเกษตรต่อไป และเนื่องจากการศึกษาเกี่ยวกับคาริโโอไทป์ของพีชวงศ์แตงในประเทศไทยยังมีค่อนข้างน้อย ดังนั้นงานวิจัยนี้จึงมีวัตถุประสงค์เพื่อศึกษาคาริโโอไทป์ของพีชในวงศ์แตง 7 ชนิด จำนวน 10 พันธุ์ที่มีความสำคัญทางเศรษฐกิจในประเทศไทย

วิธีการทดลอง

การเก็บตัวอย่างพืชที่ใช้ในการศึกษา

ใช้เมล็ดพันธุ์ของพีชวงศ์แตงชนิดบรรจุของที่มีวงจำนวน 7 ห้องตลาด จำนวน 7 ชนิด 10 พันธุ์ได้แก่ แฟง น้ำเต้า (ลูกกลมและลูกยาว) บวนกลม (ลูกยาวและลูกสัน) บวนเหลี่ยม บวนงู มะระ (มะระขึ้นกและมะระจีน) และแตงไทย

การศึกษาด้านเซลล์พันธุศาสตร์

การศึกษาคาริโโอไทป์ของพีชวงศ์แตง จำนวน 7 ชนิด 10 พันธุ์ ได้แก่ แฟง น้ำเต้า (ลูกกลมและลูกยาว) บวนกลม (ลูกยาวและลูกสัน) บวนเหลี่ยม บวนงู มะระ (มะระขึ้นกและมะระจีน) และแตงไทย ดัดแปลงจากวิธีของธวัช [12] และอัจฉริยะและคณะ [13] โดยเพาะเมล็ดในดิน จากนั้นเก็บตัวอย่างราก

โดยล้างน้ำให้สะอาด ตัดปลายรากความยาวประมาณ 0.5-1.0 เซนติเมตร ในช่วงเวลา 9.30-16.00 น. แซ่ตัวอย่างรากในสารละลาย paradichlorobenzene อิมิต้า เก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส เพื่อทำการแยกเซลล์หยดอยู่ในระยemaเฟส จากนั้นรักษาสภาพเซลล์ในน้ำยาคาร์บอนอย (ประgonด้วยการทำงานอคลัมบูร์ส์ 3 ส่วน และกรดน้ำส้ม 1 ส่วน) เก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส นำตัวอย่างรากที่ได้แซ่ในสารละลาย 1 N HCl เป็นเวลา 5-15 นาที ล้างด้วยน้ำกลัน นำตัวอย่างรากแซ่ในน้ำยาคาร์บอนอย จากนั้นนำมาสับด้วยมีดผ่าตัดให้ละเอียด แล้วนำไปลอกในหลอดทดลองเติมน้ำยาคาร์บอนอย นำหลอดทดลองเข้าเครื่องปั่นเหวี่ยง (centrifuge) ความเร็วประมาณ 1,000 รอบต่อนาที เป็นเวลา 10-15 นาที จากนั้นใช้หลอดหยดดูดตะกอนหยดลงบนแผ่นลามิลล์สะอาด ตั้งทิ่งไว้ให้แห้งสนิทจึงย้อมด้วยลีบ้อมกิมชาเป็นเวลาประมาณ 20 ชั่วโมง ล้างสีส่วนเกินออกด้วยน้ำกลัน เมื่อแห้งแล้วนำมารวจดูด้วยกล้องจุลทรรศน์ บันทึกภาพเซลล์ ปล่ายรากที่มีโครโนโซมแผ่กระจายตัวโดยฟิล์มขาวดำ โดยให้ได้โครโนโซมจากกลุ่มตัวอย่างเซลล์ไม่น้อยกว่าชนิดละ 30 เซลล์

การวิเคราะห์โครโนโซมและการจัดการวิวัฒนา

นำภาพที่ถ่ายได้มาบันทึกจำนวนโครโนโซมโดยให้ความถี่ของจำนวนโครโนโซมที่บันทึกสูงสุด (mode) เป็นจำนวนโครโนโซมแบบพิพโลยด์ ($2n$) ของพืชชนิดนั้นๆ ในการจัดการวิวัฒนา เลือกเซลล์จำนวน 5 เซลล์ มาวัดความยาวแขนโครโนโซมจากตำแหน่งที่อยู่ของเซนโทรเมียรีไปยังแขนทึ้งสองข้างของโครโนโซม ความยาวทึ้งแขนหรือความยาวสัมบูรณ์ได้จากการลบ verkogของแขนยาวและแขนสั้น คำนวณอัตราส่วนระหว่างแขนยาวต่อแขนสั้นเพื่อจำแนกชนิดของโครโนโซมตามวิธีของ Levan และคณะ [14] (ตารางที่ 1) จับคู่โครโนโซมโดยอาศัยอัตราส่วนระหว่างแขนยาวต่อแขนสั้น

ตารางที่ 1 การจำแนกชนิดของโครโนโซมตามวิธีของ Levan และคณะ

อัตราส่วนระหว่างแขนยาวต่อแขนสั้น	ชนิดของโครโนโซม	สัญลักษณ์
1.0-1.7	เมทาเซนทริก (metacentric)	m
1.7-3.0	ซับเมทาเซนทริก (submetacentric)	sm
3.0-7.0	ซับเทโลเซนทริก (subtelocentric)	st
7.0-∞	อะโครเซนทริก (acrocentric) หรือ เทโลเซนทริก (telocentric)	t

จากนั้นหาจำนวนแขนโครโนโซม (arm number หรือ fundamental number; NF) โดยจำนวนแขนโครโนโซมแบ่งเป็น 2 กลุ่ม คือ กลุ่มที่โครโนโซ้มี 2 แขน (biarmed group) ได้แก่ โครโนโซมแบบเมทาเซนทริก และแบบซับเมทาเซนทริก กับกลุ่มที่โครโนโซ้มีแขนเดียว (monoarmed group) ได้แก่ โครโนโซมแบบซับเทโลเซน-ทริก และแบบอะโครเซนทริกหรือเทโลเซนทริก และหาความยาวสัมพัทธ์ (relative length หรือ RL) ตามวิธีวิเคราะห์ของชัวช [12] ซึ่งแสดงเป็นสูตรได้ดังนี้

$$RL = \frac{\text{ความยาวสัมบูรณ์ของโครโนโซมคู่เหมือนแต่ละคู่} \times 100}{\text{โครโนโซมคู่เหมือนทุกคู่รวมกัน}}$$

การหาขนาดโครโนโซมตามวิธีของ Ullerich [15] โดยแบ่งโครโนโซมเป็น 2 ประเภท คือ ประเภทที่มีขนาดใหญ่และประเภทที่มีขนาดเล็ก โดยประเภทที่มีขนาดใหญ่ คือ กลุ่มที่โครโนโซมยาวเกินครึ่งหนึ่งของโครโนโซมคู่เหมือนที่ยาวที่สุด ส่วนที่เหลือจัดเป็นพวกที่มีขนาดเล็ก

ในการสร้างอิดิโอแกรม คำนวณหาค่าเฉลี่ยความยาวแขนสั้นของโครโนโซม (short arm length หรือ S) ความยาวแขนยาวของโครโนโซม (long arm length หรือ L) อัตราส่วนระหว่างแขนยาวต่อแขนสั้น (L/S) ของโครโนโซมคู่เหมือนของ 5 กลุ่มเซลล์ นำค่าเฉลี่ยที่ได้ดังกล่าวมาสร้างอิดิโอแกรม โดยใช้อัตราส่วนความยาว 1 เซนติเมตร ต่อความยาวโครโนโซม 1 ไมโครเมตร โดยให้แกน X เป็นคูโครโนโซม และแกน Y เป็นความยาวโครโนโซมแบบสัมบูรณ์

ผลการทดลอง

การศึกษาค่าริโอไทป์ของพืชวงศ์แตงจำนวน 7 ชนิด 10 พันธุ์ ได้แก่ แฟง น้ำเต้า (ลูกกลมและลูกยาว) บัวกลม (ลูกยาวและลูกสั้น) บัวเหลี่ยม บัวงู มะระ (มะระขี้นกและมะระจีน) และแตงไทยจากการเตรียมโครโนโซมบริเวณปลายรากที่เพาะด้วยเมล็ด ได้ผลดังแสดงในตารางที่ 2 และ 3 และรูปที่ 1-10

ตารางที่ 2 จำนวนโครโนไซมแบบดิพโลอยด์ ชนิดและจำนวนแ xen โครโนไซมของพีชวงศ์แตง

พีชวงศ์แตง	2n	ชนิดโครโนไซม (คู่)				จำนวน xen โครโนไซม (NF)
		m	sm	st	t	
แพง	24	7	5	-	-	48
น้ำเต้า (ลูกกลม)	22	9	2	-	-	44
น้ำเต้า (ลูกยาว)	22	9	2	-	-	44
บวนกลม (ลูกยาว)	26	13	-	-	-	52
บวนกลม (ลูกสั้น)	26	13	-	-	-	52
บวนเหลี่ยม	26	12	1	-	-	52
บวนงู	22	10	1	-	-	44
มะระขี้นก	22	11	-	-	-	44
มะระจีน	22	11	-	-	-	44
แตงไทย	24	8	3	-	1	46

หมายเหตุ: m หมายถึง โครโนไซมแบบเมทาเซนทริก

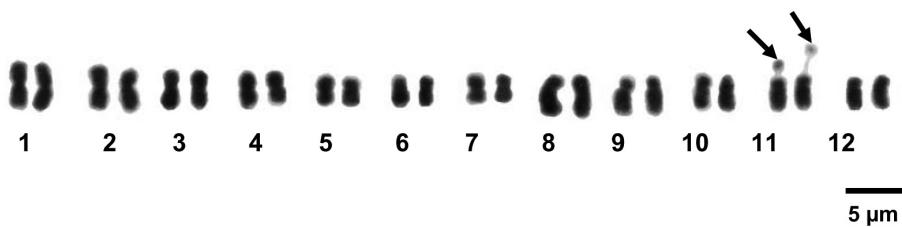
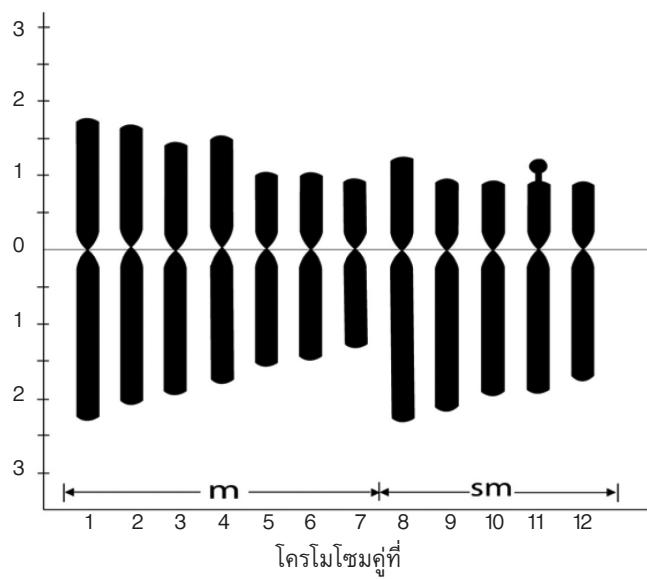
sm หมายถึง โครโนไซมแบบซับเมทาเซนทริก

st หมายถึง โครโนไซมแบบซับเทโลเซนทริก

t หมายถึง โครโนไซมแบบอัลโครเซนทริก หรือ เทโลเซนทริก

ตารางที่ 3 ค่าความยาวทั้ง xen ความยาวสัมพัทธ์ และขนาดโครโนไซมของพีชวงศ์แตง

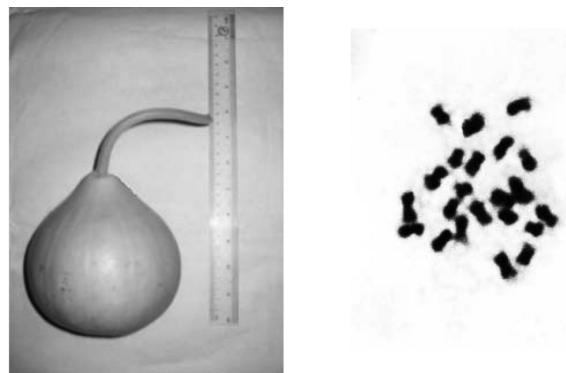
พีชวงศ์แตง	ความยาวโครโนไซมทั้ง xen		ความยาวสัมพัทธ์ (RL) %	ขนาดโครโนไซม	
	(T) μm	เฉลี่ย \pm S.D.		พิสัย	ใหญ่ (คู่)
แพง	3.083 \pm 0.632		6.123 - 10.989	6	6
น้ำเต้า (ลูกกลม)	2.252 \pm 0.439		6.611 - 12.193	5	6
น้ำเต้า (ลูกยาว)	2.134 \pm 0.359		6.195 - 13.077	5	6
บวนกลม (ลูกยาว)	2.357 \pm 0.221		5.656 - 9.955	7	6
บวนกลม (ลูกสั้น)	2.252 \pm 0.160		6.060 - 9.958	6	7
บวนเหลี่ยม	2.485 \pm 0.359		6.193 - 9.282	6	7
บวนงู	2.819 \pm 0.203		7.360 - 11.288	5	6
มะระขี้นก	2.450 \pm 0.380		6.650 - 12.060	5	6
มะระจีน	1.880 \pm 0.083		7.292 - 11.147	5	6
แตงไทย	2.255 \pm 0.127		6.927 - 10.331	6	6

ความยาวโครโมโซม (μm) m = เมทาเซนทริก sm = ซัมเมทาเซนทริก

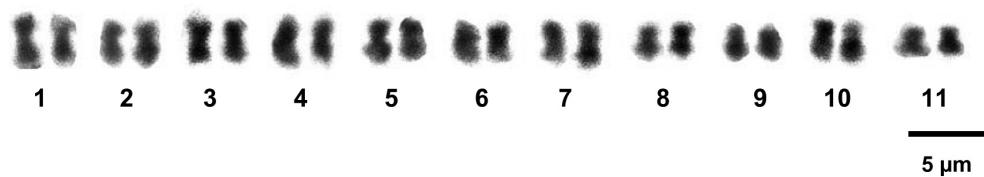
รูปที่ 1 แฟง

- (A) ภาพถ่ายผลแฟงและโครโมโซมในระยะเมทาเฟสของการแบ่งเซลล์แบบไมโทซิส ($2n = 24$)
- (B) คาริโอไทป์ (ลูกครรช์แสดงแซทเทลไลท์)
- (C) อิดิโอแกรม (จุดกลมลีดดำแสดงแซทเทลไลท์)

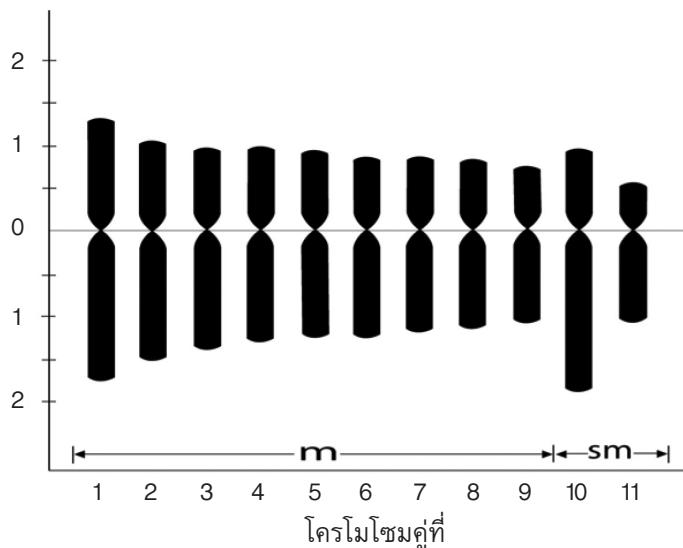
(A)



(B)



(C)

ความยาวโครโนโซม (μm) $m = \text{เมทาเซนทริก}$ $sm = \text{ซัมเมทาเซนทริก}$

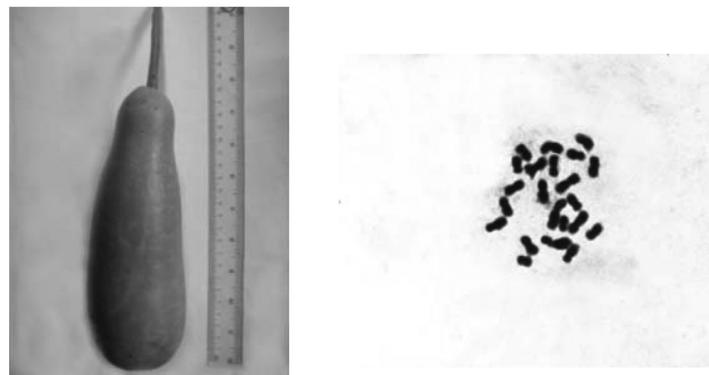
รูปที่ 2 น้ำเต้า (ลูกกลม)

(A) ภาพถ่ายผลน้ำเต้า (ลูกกลม) และโครโนโซมในระยะเมแทเฟสของการแบ่งเซลล์แบบไมโทซิล ($2n = 22$)

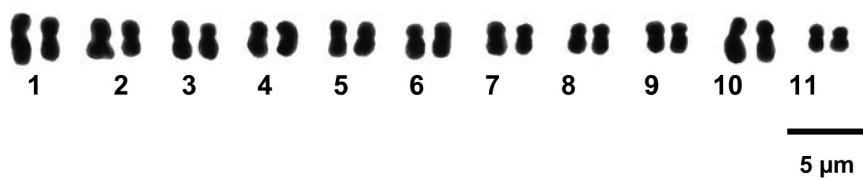
(B) คำอวัยวะ

(C) อิดิโอแกรม

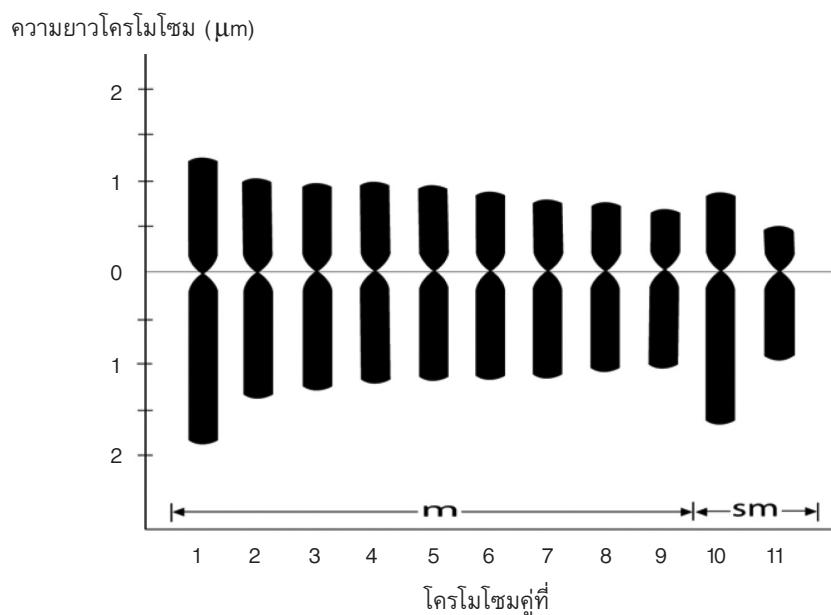
(A)



(B)



(C)

 $m = \text{เมทาเซนทริก}$ $sm = \text{ซัปเมทาเซนทริก}$

รูปที่ 3 น้ำเต้า (ลูกยาวยา)

- (A) ภาพถ่ายผลน้ำเต้า (ลูกยาวยา) และโครโมโซมในระยะเมทาเฟสของการแบ่งเซลล์แบบไมโทซิส ($2n = 22$)
- (B) คาริโอໄทบี
- (C) อิดิโอแกรม

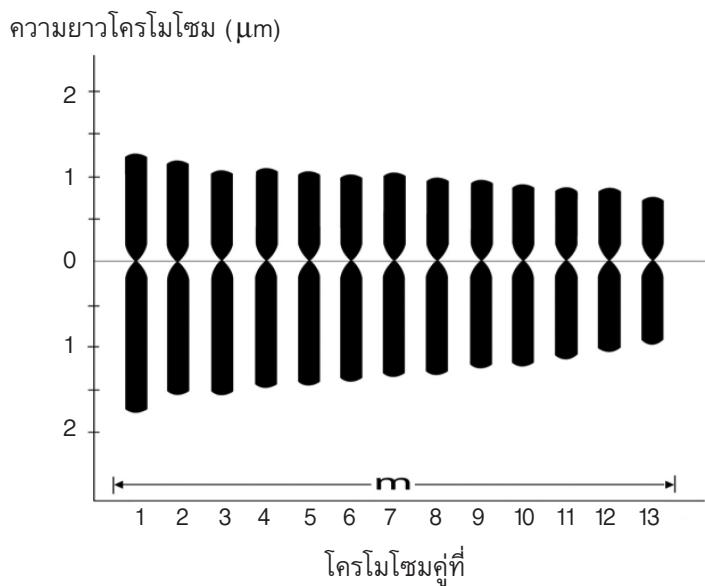
(A)



(B)



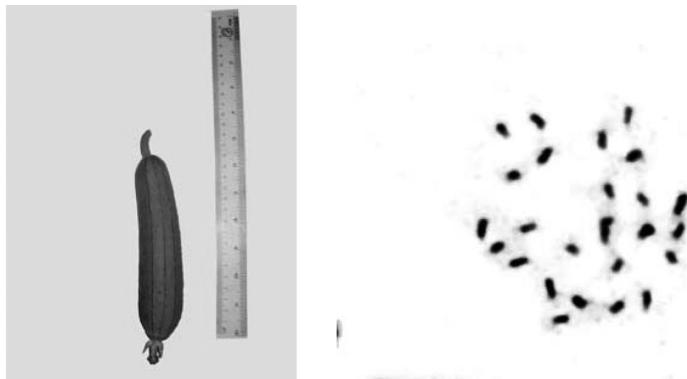
(C)



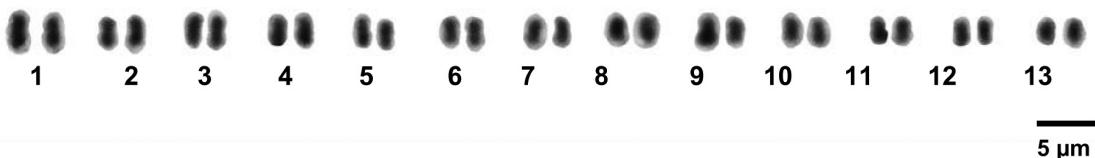
รูปที่ 4 บวนกลม (ลูกยาง)

- (A) ภาพถ่ายผลบวนกลม (ลูกยาง) และโครโนโซมในระยะเมทาเฟสของการแบ่งเซลล์แบบไมโทซิล ($2n = 26$)
- (B) คาริโอໄทปี
- (C) อิดิโอแกรม

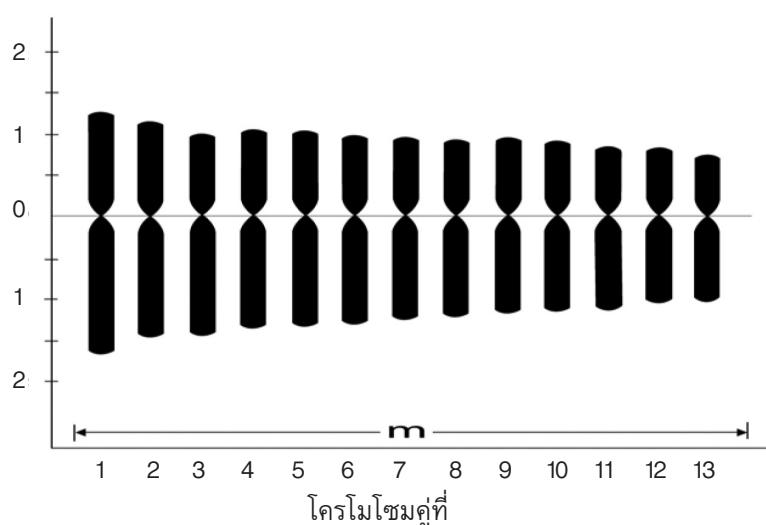
(A)



(B)



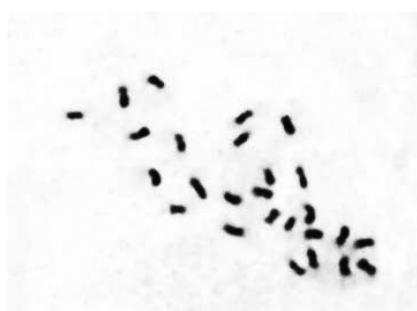
(C)

ความยาวโครโนโซม (μm) m = เมทริกเซนติเมตร

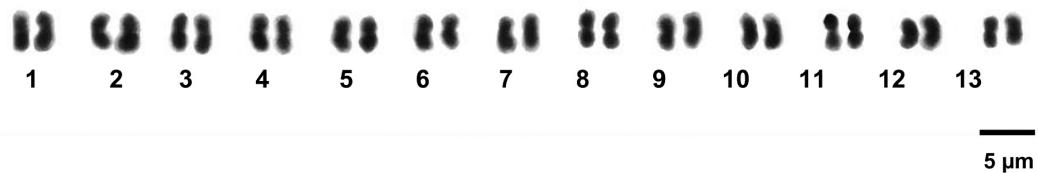
รูปที่ 5 บัวกลม (ลูกสัน)

- (A) ภาพถ่ายผลบัวกลม (ลูกสัน) และโครโนโซมในระยะ metaphase ของการแบ่งเซลล์แบบไมโทซิส ($2n = 26$)
- (B) คาร์บอไทป์
- (C) อิดิโอแกรม

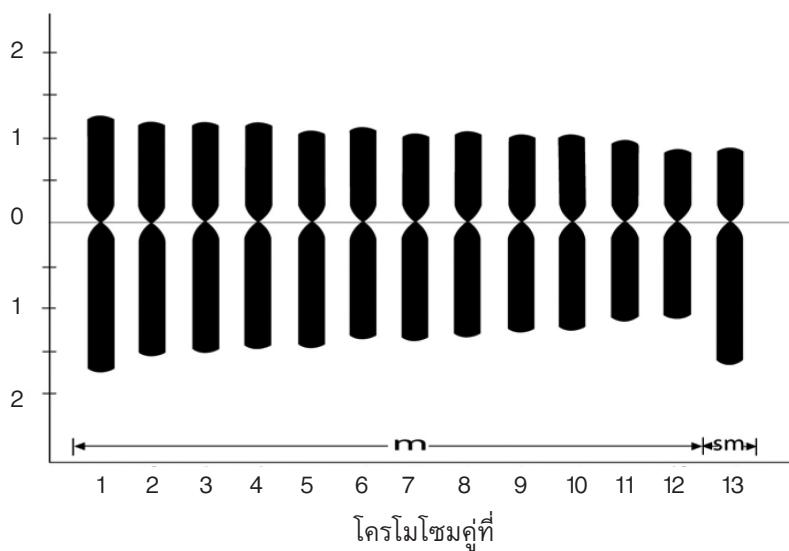
(A)



(B)



(C)

ความยาวโครโมโซม (μm) m = เมทาเซนทริก sm = ซับเมทาเซนทริก

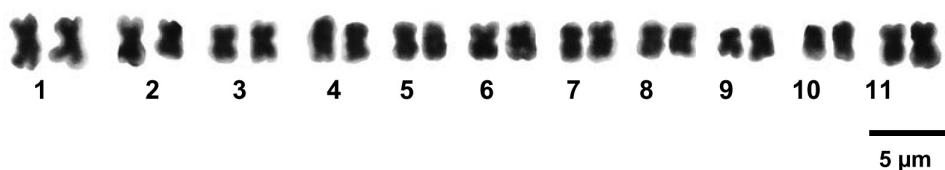
รูปที่ 6 นานาเหลี่ยม

- (A) ภาพถ่ายผลบุบเหลี่ยมและโครโมโซมในระยะเมทาเฟสของการแบ่งเซลล์แบบไมโทซิส ($2n=26$)
- (B) คาริโอໄทปี
- (C) อิดิโอแกรม

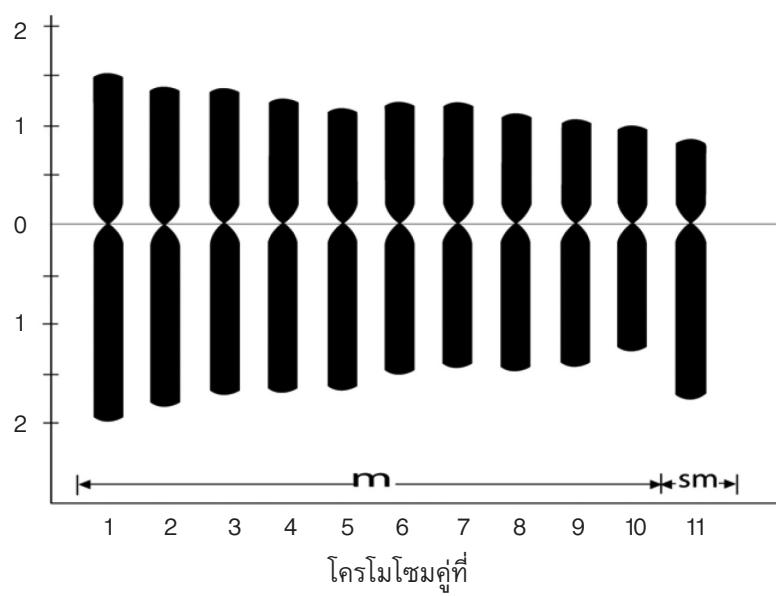
(A)



(B)



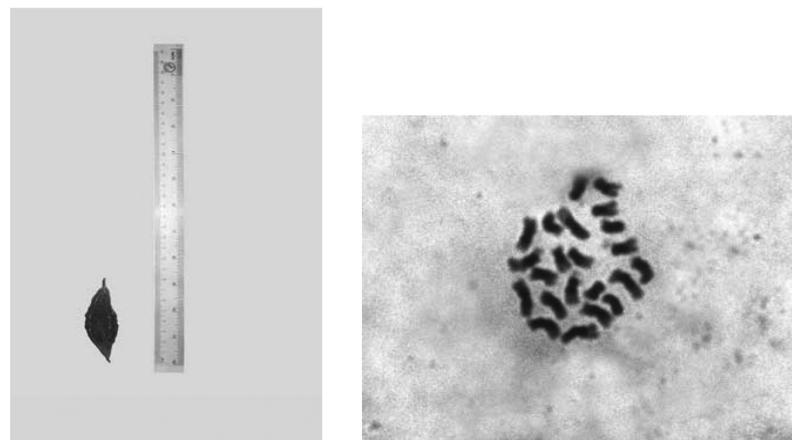
(C)

ความยาวโครโมโซม (μm)

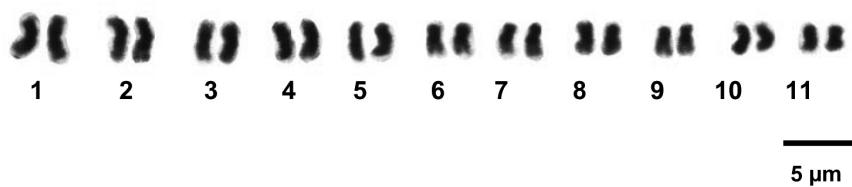
รูปที่ 7 บัวงุ

- (A) ภาพถ่ายผลบัวงุและโครโมโซมในระยะเมทาเฟสของการแบ่งเซลล์แบบไมโทซิส ($2n = 22$)
- (B) คาริโอໄทปี
- (C) อิดิโอแกรม

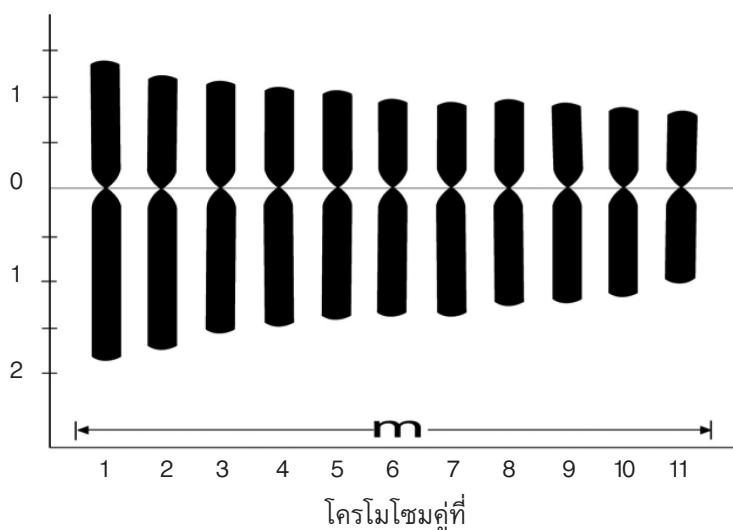
(A)



(B)



(C)

ความยาวโครโนโซม (μm) m = เมทาเซนทริก

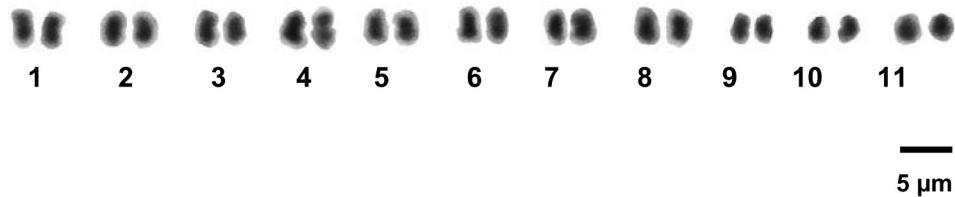
รูปที่ 8 มะระเข็นก

- (A) ภาพถ่ายผลมะระเข็นกและโครโนโซมในระยะเมตาเฟสของการแบ่งเซลล์แบบไมโโทซิส ($2n = 22$)
- (B) คาริโอไทป์
- (C) อิดิโอแกรม

(A)

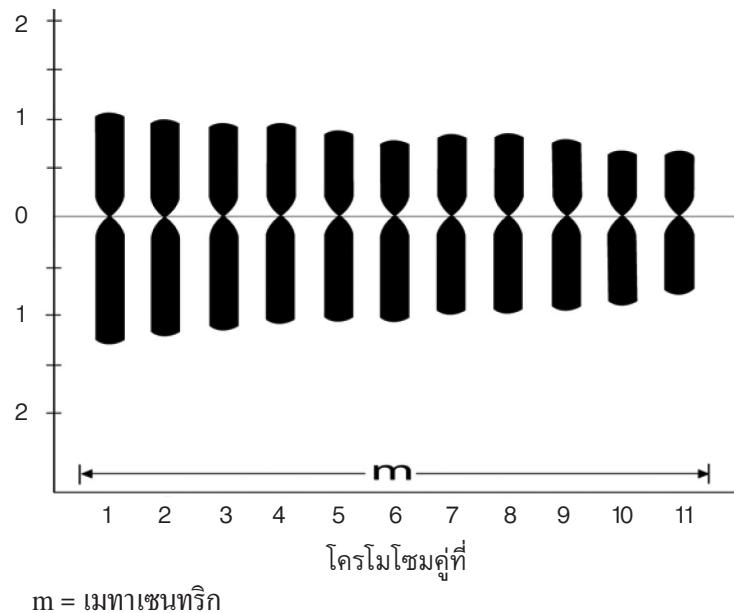


(B)



(C)

ความยาวโครโมโซม (μm)

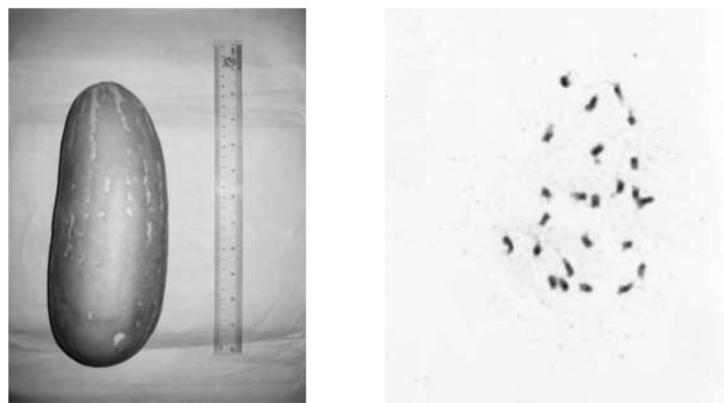


$m = \text{เมตาเซนทริก}$

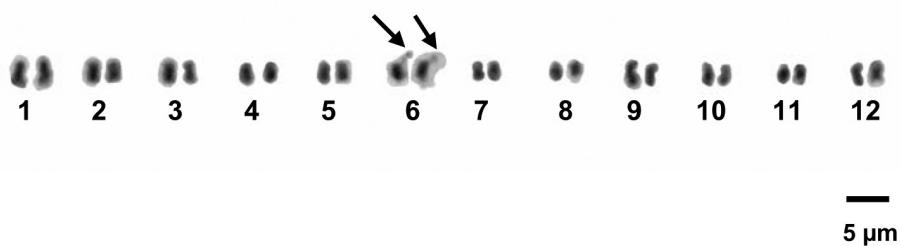
รูปที่ 9 มะระจีน

- (A) ภาพถ่ายผลมะระจีนและโครโมโซมในระยะเมทาเฟสของการแบ่งเซลล์แบบไมโทซิส ($2n = 22$)
- (B) ควรอิโวไทยปี
- (C) อิติโวแกรม

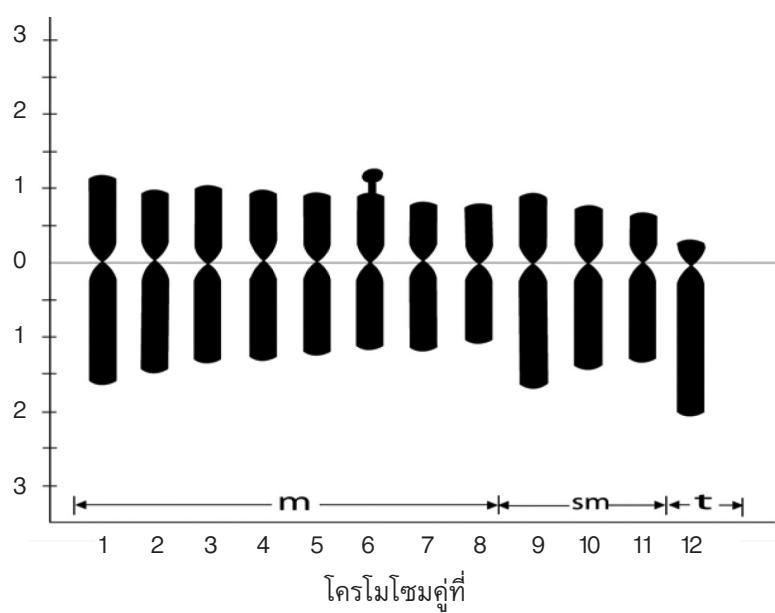
(A)



(B)



(C)

ความยาวโครโมโซม (μm) m = เมทาเซนทริก sm = ชับเมทาเซนทริก t = เทโลเซนทริก

รูปที่ 10 แตงไทย

- (A) ภาพถ่ายผลแตงไทยและโครโมโซมในระยะเมทาเฟสของการแบ่งเซลล์แบบไมโทซิส ($2n = 24$)
- (B) คาริโอไทป์ (ลูกศรชี้แสดงแซทเทลไลท์)
- (C) อิดิโอแกรม (จุดกลมสีดำแสดงแซทเทลไลท์)

สรุปและอภิปรายผลการทดลอง

การศึกษาโครงโน้มโรมและคาริโอไทป์ของพืชวงศ์แตง จำนวน 7 ชนิด 10 พันธุ์ พบว่าแฟ้มมีจำนวนโครงโน้ม $2n = 24$ ($x = 12$) คาริโอไทป์ประกอบด้วย $7m + 5sm$ คู่ $NF = 48$ และพบแซทเทลไลท์ที่โครงโน้มแบบซับเมทาเซนทริกคู่ที่ 4 ซึ่งมีจำนวนโครงโน้มสอดคล้องกับการศึกษาในแฟงของจีนและเกาหลี [16, 17] น้ำเต้าลูกกลมและลูกยารมีจำนวนโครงโน้ม $2n = 22$ ($x = 11$) คาริโอไทป์ประกอบด้วย $9m + 2sm$ คู่ $NF = 44$ โดยมีจำนวนโครงโน้มและคาริโอไทป์สอดคล้องกับการศึกษาในน้ำเต้าของเกาหลี [18] บัวกลมลูกยารและลูกถั่นมีจำนวนโครงโน้ม $2n = 26$ ($x = 13$) คาริโอไทป์ประกอบด้วย $13m$ คู่ $NF = 52$ มีจำนวนโครงโน้มเท่ากับการศึกษาในบัวของเกาหลีและจีน [16, 18] บัวเหลี่ยมมีจำนวนโครงโน้ม $2n = 26$ ($x = 13$) คาริโอไทป์ประกอบด้วย $12m + 1sm$ คู่ $NF = 52$ ซึ่งจำนวนโครงโน้มสอดคล้องกับการศึกษาในบัวเหลี่ยมจากกลัตตา [6] บัวบูมมีจำนวนโครงโน้ม $2n = 22$ ($x = 11$) คาริโอไทป์ประกอบด้วย $10m + 1sm$ คู่ $NF = 44$ โดยมีจำนวนโครงโน้มเท่ากับการศึกษาของ Datta และ Basu [19] มะระขี้นกและมะระจีนมีจำนวนโครงโน้ม $2n = 22$ ($x = 11$) คาริโอไทป์ประกอบด้วย $11m$ คู่ $NF = 44$ มีจำนวนโครงโน้มเท่ากับการศึกษาในมะระของเกาหลีและอินเดีย [17, 20] และแตงไทยมีจำนวนโครงโน้ม $2n = 24$ ($x = 12$) คาริโอไทป์ประกอบด้วย $8m + 3sm + 1t$ คู่ $NF = 46$ และพบแซทเทลไลท์ที่โครงโน้มแบบเมทาเซนทริกคู่ที่ 6 โดยมีจำนวนโครงโน้มสอดคล้องกับการศึกษาในแตงของจีนและเกาหลี [10, 21]

จากการศึกษาที่เกี่ยวข้องกับคาริโอไทป์ของพืชวงศ์แตงจะพบว่าแต่ละคณะผู้วิจัยอาจได้ผลที่มีความแตกต่างกันสำหรับชนิดของโครงโน้มถึงแม้ว่าพืชชนิดเดียวกันส่วนใหญ่จะมีจำนวนโครงโน้มเท่ากัน เช่น แฟงที่ศึกษาในครั้งนี้กับการศึกษาในแฟงของจีนและเกาหลี จะพบว่ามีจำนวนโครงโน้มเท่ากันแต่มีคาริโอไทป์แตกต่างกัน ทั้งนี้อาจเนื่องมาจากการตัวอย่างที่นำมาใช้ในการศึกษามีลักษณะนิ่นกำเนิดที่แตกต่างกัน หรืออาจเป็นคนละพันธุ์ ประกอบกับโครงโน้มของพืชวงศ์แตงมีขนาดค่อนข้างเล็ก ตำแหน่งที่อยู่ของเซนโทรเมียร์ที่ใช้ในการวัดไปยังปลายแขนทั้งสองข้างของโครงโน้มมองเห็นได้ไม่ค่อยชัดเจน หรือสูตรที่ใช้ในการคำนวณหาชนิดของโครงโน้มแตกต่างกัน จึงอาจทำให้ข้อมูลที่ได้แตกต่างกันไปบ้าง นอกจากนี้จะพบว่าพืชชนิดเดียวกันแต่พันธุ์ต่างกันและมีลักษณะของผลที่แตกต่างกันจะมีจำนวนโครงโน้มเท่ากัน เช่น มะระขี้นกับมะระจีน ทั้งนี้อาจเป็นเพราะมีอิทธิพลของคุณลักษณะของผลอยู่บนโครงโน้มคู่ใดคู่หนึ่งหรือหลายคู่ที่ต่างกัน โดยข้อมูลด้านพันธุศาสตร์ที่ได้จากการศึกษาในครั้งนี้จะสามารถนำไปใช้ประโยชน์ด้านเซลล์อนุกรมวิธาน (cytotaxonomy) และใช้ประกอบการศึกษาด้านความสัมพันธ์เชิงวิวัฒนาการของพืชวงศ์แตงในประเทศไทยได้เป็นอย่างดี

เอกสารอ้างอิง

- Kocyan, A., Zhang, L. B., Schaefer, H. and Renner, S. S. 2007. A Multi-Locus Chloroplast Phylogeny for the Cucurbitaceae and its Implications for Character Evolution and Classification. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 44: 553-577.
- กองงานด้า ขยายคุต. 2549. ลักษณะประจำวงศ์พรวนไม้ 2. กรุงเทพฯ. บริษัท ประชาชน จำกัด. หน้า 32-33.
- Appels, R., Morris, R., Gill, B. S., and May, C. E. 1998. Chromosome Biology. Boston. Kluwer Academic.
- ประดิษฐ์ พงศ์ทองคำ สุรินทร์ ปียะโภคณากุล และสมศักดิ์ อภิสิทธิวนิช. 2547. ชีววิทยา 3. กรุงเทพฯ. โครงการตำราวิทยาศาสตร์และคณิตศาสตร์ มูลนิธิ สوان. หน้า 10.
- กันยารัตน์ ไชยสุต. 2532. เชลล์พันธุศาสตร์และเชลล์อนุกรมวิธานของพืชสกุล *Zephyranthes*. กรุงเทพฯ. ภาควิชาพอกษศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย. หน้า 119.
- Bhaduri, P. N., and Bose, P. C. 1947. Cyto-Genetical Investigations in some Common Cucurbits, with Special Reference to Fragmentation of Chromosomes as Physical Basis of Speciation. *Journal of Genetics* 48: 237-256.
- Trivedi, R. N., and Roy, R. P. 1972. Cytological Studies in some Species of *Momordica*. *Genetica* 43: 282-291.
- Chen, J. F., Staub, J., and Jiang, J. 1998. A Reevaluation of Karyotype in Cucumber (*Cucumis sativus* L.). *Genetic Resources and Crop Evolution* 45: 301-305.
- Koo, D. H., Hur, Y., Jin, D. C. and Bang, J. W. 2002. Karyotype Analysis of a Korean Cucumber Cultivar (*Cucumis sativus* L. cv. Winter Long) Using C-Banding and Bicolor Fluorescence *in situ* Hybridization. *Molecules and Cells* 13(3): 413-418.
- Liu, C., Liu, J., Li, H., Zhang, Z., Han, Y., Huang, S., and Jin, W. 2010. Karyotyping in Melon (*Cucumis melo* L.) by Cross-Species Fosmid Fluorescence *in situ* Hybridization. *Cytogenetic and Genome Research* 129: 241-249.
- สุกรานต์ ใจจริง. 2547. พันธุกรรมห้องถิ่นกับเกณฑ์บรรเทมยั่งยืน. นนทบุรี. บริษัท พิมพ์ดี จำกัด. หน้า 1.
- ธวัช ดอนสกุล. 2548. คาวิโอไทยและบริเวณนิวเคลียอล์สอร์แกไนเซอร์ของเชลล์ตับในกบนา อี๊ยง และคงคาที่พบในประเทศไทย. รายงานการวิจัยงบประมาณรายได้มหาวิทยาลัยศรีนครินทร์วิโรฒ ปี 2546. กรุงเทพฯ. มหาวิทยาลัยศรีนครินทร์วิโรฒ.
- Rangsiruji, A., Pongpaewe, T., and Donsakul, T. 2006. Karyotypes of Some Salacca in Thailand and Indonesia. *Srinakharinwirot Science Journal* 22(2): 48-61. (in Thai)
- Levan, A., Fredga, K. and Sandberg, A. A. 1964. Nomenclature for Centromeric Position on Chromosome. *Hereditas* 52: 201-220.

15. Ullerich, F. H. 1966. Karyotyp und DNS-Gehalt von *Bufo bufo*, *B. viridis*, *B. bufo x B. viridis* und *B. calamita* (Amphibia, Anura). *Chromosoma* (Berl.) 18: 316-342.
16. Hao, X. Y., Fei, Y., Lin, C. Y., Lu, M., Bo, W. J., and Jia, L. L. 2007. Comparative Analysis of rDNA Distribution in Metaphase Chromosomes of Cucurbitaceae Species. *Hereditas* 29(5): 614-620.
17. Waminal N. E., Kim, N. S., and Kim, H. H. 2011. Dual-Color FISH Karyotype Analyses Using rDNA in Three Cucurbitaceae Species. *Genes & Genomics* 33: 521-528.
18. Waminal N. E., and Kim, H. H. 2012. Dual-Color FISH Karyotype and rDNA Distribution Analyses on Four Cucurbitaceae Species. *Horticulture, Environment, and Biotechnology* 53(1): 49-56.
19. Datta, S. K., and Basu, R. K. 1978. Cytomorphological, Biochemical and Palynological Studies in *Trichosanthes anguina* L. and *T. cucumarina* L. *Cytologia* 43: 107-117.
20. Bharathi, L. K., Munshi, A. D., Vinod, Chandrashekaran, S., Behera, T. K., Das, A. B., John, K. J., and Vishalnath. 2011. Cytotaxonomical Analysis of *Momordica* L. (Cucurbitaceae) Species of Indian Occurrence. *Journal of Genetics* 90(1): 21-30.
21. Kwon, J. Y., Park, H. M., Lee, S. N., Choi, S. H., Song, K. A., and Kim, H. H. 2008. Chromosome Compositions of Four Cultivated Cucurbitaceae. *Journal of Life Science* 18(7): 1019-1022.

ได้รับบทความวันที่ 30 เมษายน 2556
ยอมรับตีพิมพ์วันที่ 9 พฤษภาคม 2556

