

沙田柚染色体组型及Giemsa带型分析

薛妙男 黄广 麦适秋

(广西师范大学生物系)

(广西柑桔研究所)

摘要 本文以沙田柚为材料,对其染色体组型及带型进行了观察分析。组型分析:染色体数目 $2n=18$,根据染色体的相对长度分成大小染色体两种类型,前者包括1、2、3、4和5对,后者为6、7、8和9对,根据臂比,9对染色体能够被分成中部着丝点和近中着丝点染色体两种类型,即第5、7、9对为亚中部着丝点,其余为中部着丝点,第6对染色体上有随体;Giemsa带型:除第二对染色体只显中间带外,其余都显着丝点带,并在3、4、8对染色体短臂上和2、3、1对染色体长臂上均显端带,第2、3、6对同源染色体之间的C带显示杂合性。

关键词 沙田柚;带型分析

沙田柚 (*Citrus grandis* (L.) Osbeck var. *Shatinyu* Hort.)原产广西容县沙田村,为广西传统佳果,在国内外市场享有很高声誉。近年来在广西大力推广种植,由于沙田柚自交不孕,各地授粉树种不一,导致沙田柚在质量及产量上发生很大差异,本文想通过对沙田柚染色体组带型分析,为更好地选择授粉树种,增加产量和改良品种提供细胞学依据,同时也为研究芸香科植物起源演化及沙田柚的分类地位积累资料。

材 料 和 方 法

一.材料:沙田柚由广西柑桔研究所供给。

二.染色体制片:

根尖细胞固定 截取长约1—1.5厘米长的根尖,浸入0.002M的8-羟基喹啉溶液中处理3—4小时,用卡诺氏固定6—24小时,转至7%酒精中贮存备用。

解离 前低渗30分钟后,用2.5%的纤维酶和果胶酶解离1.5—2小时,后低渗20分钟,再固定备用。

制片染色 火焰干燥法制片,用pH7磷酸缓冲液配制的10:1 Giemsa染色液染色6小时,在40℃温箱烘干。

带型处理 用5%Ba(OH)₂饱和液在25—28℃处理20分钟,移入2×scc盐溶液中,60℃温浴1小时,Giemsa液染色90分钟,中性树脂封片。

结 果 和 讨 论

选取染色体分散良好的五个细胞,按照常规染色体组带型分析方法进行测量、配对,并按染色体的长短顺序编号排列(随体不计算在内),通过分析观察,所得结果见表1、2和图I、II。

从表1看出,沙田柚 $2n=18$,长度变化范围在1.06—5.19微米之间,相对长度在6.86—

16.5%之间。根据臂比可分为中部着丝点染色体如1、2、3、4、6和8对，亚中部着丝点染色体如5、7和9对。根据染色体相对长度的大小，可分大、小型染色体两种类型，大型染色体包括1、2、3、4、5（相对长度大于10），小型染色体有6、7、8和9（相对长度小于10），第6对染色体短臂上有随体。

表1 沙田柚染色体总长度、相对长度、臂比和类型*

染色体编号	短臂+长臂=染色体长度(微米)	相对长度(%)	臂比(长臂/短臂)	着丝点位置
1	2.039+2.4 =4.44	15.56	1.2	m
2	1.622+2.022=3.64	13.58	1.25	m
3	1.678+1.728=3.41	12.72	1.03	m
4	1.376+1.677=3.05	11.30	1.22	m
5	0.861+2.006=2.87	10.70	2.33	sm
6	1.167+1.50 =2.67	9.96	1.29	m
7	0.733+1.844=2.58	9.62	2.52	sm
8	0.972+1.361=2.33	8.69	1.40	m
9	0.533+1.306=1.86	6.89	2.50	sm

*染色体组总长26.81微米(随体长度不计算在内); m为中部着丝点; sm为亚中部着丝点。

表2 沙田柚染色体 Giemsa 带型*

染色体编号	1	2	3	4	5	6	7	8	9
短臂	C	I	TC	TC	C	SC	C	TC	C
长臂	C	IT	CT	C	C	CT	CT	C	C

*C表示着丝点带; I表示中间带; T表示端带; S表示随体和次缢痕带。

带型分析表明,除第二对染色体显中间带外,其余各对都显着丝点带,在3、4、8染色体短臂上和2、3、8染色体长臂上均显端带,其中2、3、6对同源染色体之间的C带显示杂合性(见图1),主要表现在同一显带区域显带大小不同,如第3对,带数多少不同如第2对,以及着深浅不同如第6对。综合上述,沙田柚染色体核型为 $2n = 2X = 18 = 6m + 3sm + m^1$,带型公式为 $2n = 18 = 3C + 1IT_+ + 1CT_+ + 2CT_+ + 1CT_+S + 1CT_+$ (见表2)。

沙田柚的第2、3、6对同源染色体之间C带带型的差异是由于沙田柚自交不孕,在长期进化过程中,演变成遗传上高度杂合性的物种,通过长期无性繁殖,将这种杂合性保存下来。可见,柚类之间性状上差异可能与某些染色体结构变异有关。所以防止沙田柚种性退化,今后应重视授粉树种的筛选。沙田柚染色体在有丝分裂前期和前中期,无论用去壁低渗法或常规压片法都能直接显带,不用变性复性处理,但在中期,由于DNA高度螺旋化,沙田柚染色体又小,染色体变短,不易显带。

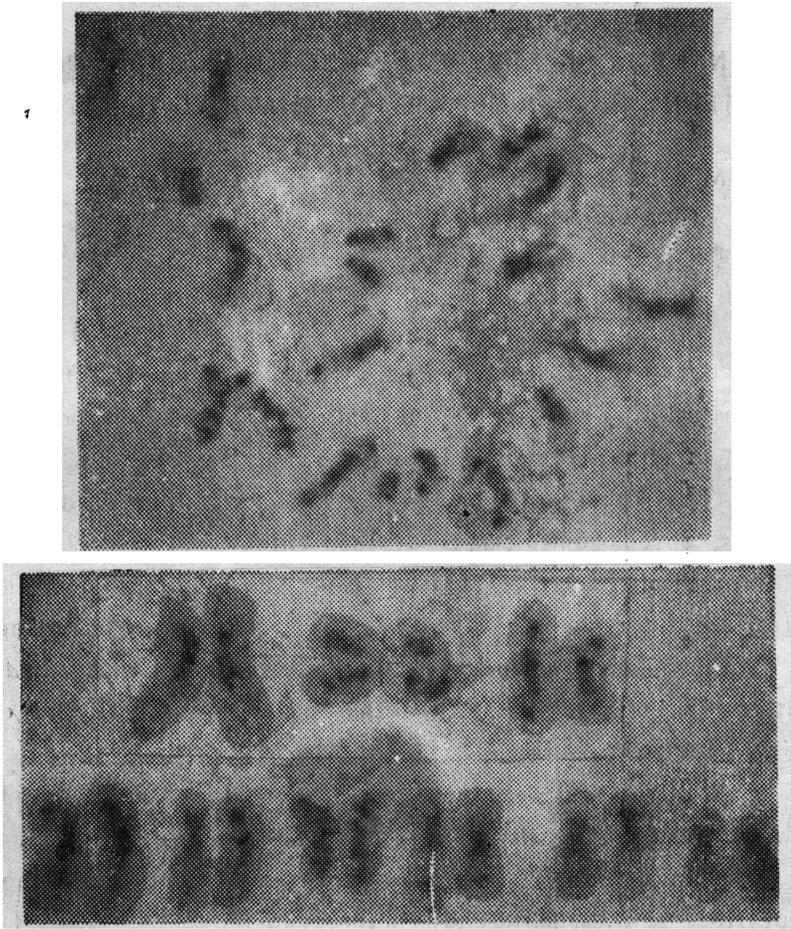


图 I 沙田柚染色体组型及Giemsa C—带带型

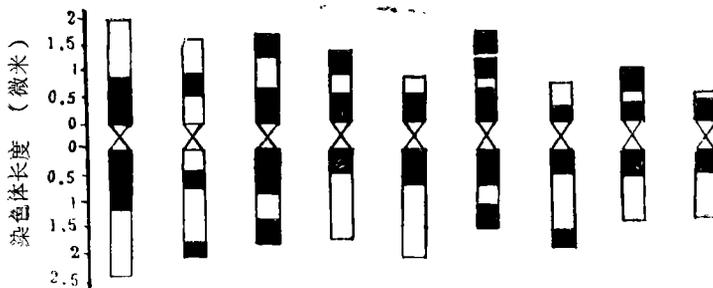


图 II 沙田柚染色体组型及Giemsa—C带带型模式图

参 考 文 献

- (1) 陈瑞阳等, 1982: 植物染色体标本制备的去壁低渗法及其在细胞遗传学中的意义, 遗传学报, 9(2): 151—159。
- (2) 熊兴耀等, 1982: 柑桔染色体组型及Giemsa带型的研究初报, 湖南农学院学报, (2): 61—67。
- (3) 李懋学, 1981: 植物的染色体组和组型分析, 生物学通报, (4): 18—21。

AN ANALYSIS ON KARYOTYPE AND GIEMSA BANDING PATTERNS IN CHROMOSOMES OF SHATINYU HORT.

Xue Miu-nan and Huang Guang

(Department of Biology
Guangxi Teacher University)

Mai Shi-qou

(Guangxi Institute
of Citrus)

Abstract Using *Citrus grandis* (L.) Osbeck var. Shafinyu Hort. as experimental material, we observed and analysed their karyotype and Giemsa banding pattern of chromosomes. Following is our results.

Karyotype: The number of chromosomes are $2n=18$. According to their relative lengths, chromosomes can be divided into two types, large (relative length >10) and small (relative length <10). The former includes Nos. 1, 2, 3, 4, 5 pairs, the later includes Nos. 6, 7, 8, 9 pairs. According to arm ratios, 9 pairs of chromosomes can be divided into designations, the submetacentric (includes Nos. 5, 7, 9) and the metacentric (the others); the 6th pair is SAT chromosome.

Giemsa banding patterns: the 2th pair shows the median banding, the others show the centromeric banding. The short arms of Nos. 3, 4, 8 and the long arms of Nos. 2, 3, 7 all show the end-banding. The homologous C-banding of Nos. 2, 3, 6 pairs show heterozygosity.

Key words *Citrus grandis* (L.) Osbeck var. Shatinyu Hort.;
Giemsa banding pattern of chromosomes.