龚意辉,谢雪阳,魏媛媛,等. 金冠 8-18 油桃叶绿体全基因组序列特征及其系统发育[J]. 江苏农业科学,2023,51(19):30-36. doi:10.15889/j. issn. 1002-1302. 2023. 19.005

# 金冠8-18油桃叶绿体全基因组序列特征及其系统发育

龚意辉,谢雪阳,魏媛媛,周桂花,李丽梅,曾永贤 (湖南人文科技学院农业与生物技术学院,湖南娄底 417000)

摘要:以金冠8-18 油桃为试材,利用 Illumina NovaSeq 6000 测定金冠8-18 的 DNA 序列,采用 SPAdes v3. 10.1 软件组装叶绿体基因组,以桃树叶绿体基因组(MZ673795.1)为参考序列,对金冠8-18 叶绿体基因组序列特征及其系统发育地位进行研究。结果表明:金冠8-18 叶绿体基因组长度为 153 754 bp,包括大单拷贝区(LSC,85 923 bp),小单拷贝区(SSC,19 100 bp)以及2 个反向重复序列(IR,26 381 bp),AT 和 GC 总含量分别为 63. 23%、36. 77%。共在金冠8-18 叶绿体基因组中注释到 133 个基因,其中含编码基因(CDS)、转运 RNA 基因、核糖体 RNA 基因、假基因数分别为 84、37、8、4 个。按照功能分类将基因分成 4 类:光合作用相关基因共 44 个、自我复制相关基因共 58 个、其他基因共 5 个、未知功能基因 6 个,其中含1 个和 2 个内含子的基因数分别为 14、3 个。共鉴定出 251 个 SSR 位点,包括 158 个单核苷酸重复位点,93 个复合核苷酸重复位点。系统发育分析表明:金冠8-18 与桃树(MH169125.1)的亲缘关系最近。本研究丰富了金冠8-18 遗传资源信息,为油桃品种鉴定、遗传育种和系统发育研究提供了分子依据和理论支撑。

关键词:油桃;叶绿体基因组;组装;SSR 位点;系统发育

中图分类号:S662.101 文献标志码:A 文章编号:1002-1302(2023)19-0030-07

叶绿体是普遍存在于高等植物中的一种重要质体,通过光合作用合成植物正常生长所需的营养物质和能量。叶绿体作为半自主的细胞器,具有完整的遗传信息表达系统。高等植物的叶绿体基因组高度保守,是一个典型的四分体结构,包括1个大单拷贝区(large single copy region,LSC),1个小单拷贝区(small single copy region,SSC),反向重复区 a (inverted repeat region a, IRa)和反向重复区 b (inverted repeat region b,IRb)[1]。叶绿体基因组遗传特性与核基因组不一样,常表现出单亲遗传;叶绿体基因组相比于核基因组和线粒体基因组在基因类型、基因结构上更加保守[2]。因此,叶绿体基因组已成为分析植物系统发育地位的重要研究手段之一[3-5]。随着生物信息学技术和三代测序技术的快速发展,已有较多学者利用叶绿体基因组开展

植物进化分析,例如在苹果(Malus domestica)、芒果(Mangifera indica)、草莓(Fragaria × ananassa)、蓝莓(Vaccinium spp.)、葡萄(Vitis vinifera)、辣椒(Capsicum annuum)、露兜树(Pandanus tectorius)、高粱泡(Rubus lambertianus)、沙枣(Elaeagnus angustifolia)等物种中开展了植物叶绿体基因组结构和进化分析,为研究植物物种鉴定、性状改良、优化外源基因表达效率等方面提供重要的分子依据<sup>[6-14]</sup>。

油桃(Prunus persica)属蔷薇科(Rosaceae)桃属,是普通桃的一个变种,已有2000多年的种植历史<sup>[15]</sup>。油桃具有味道鲜美、香气扑鼻、色泽鲜艳、质地脆甜等特点而深受国内外消费者的青睐<sup>[16]</sup>。其果实含有大量的胡萝卜素、花青素、多种人体必需氨基酸种类、维生素 C 等营养物质,在国内外市场中具有较高的营养保健价值和经济价值。金冠8-18是近年来培育出的油桃新品种,其果实近圆形、扁平、微凹、茸毛少、果肉坚硬、耐贮藏、果实套袋后色泽金黄,单果质量约200~250g,最大果实可达400g。目前,国内外学者主要从果实裂果、绿色高效栽培技术、果实品质调控等方面开展油桃相关研究<sup>[17-19]</sup>,但对金冠8-18油桃的研究相对较少,尤其是有关金冠8-18叶绿体基因组研究尚未见报

收稿日期:2022-12-06

基金项目:湖南省科技特派员服务乡村振兴项目(编号:2022NK4218);湘潭市农业科学研究所横向项目(编号:380220590112)。

作者简介:龚意辉(1988—),男,湖南涟源人,博士,从事果实分子生物学方向研究。E-mail:gyhzgh@163.com。

通信作者: 曾永贤, 高级农艺师, 从事果蔬分子生物学方向研究。 E-mail:1123346336@qq.com。

道,开展金冠8-18 叶绿体基因组分析不仅可以丰富油桃品种的遗传信息,而且还可通过分子标记开展金冠8-18 品种改良研究。本研究对金冠8-18 叶片进行基因组 DNA 提取,采用 Illumina NovaSeq 6000 对金冠8-18 叶绿体基因组进行测序、组装和注释,并采用生物信息学软件对金冠8-18 叶绿体基因组特征、简单重复序列(SSR)位点及其系统发育进行分析,以期为油桃品种鉴定、遗传育种和系统发育研究提供分子依据和理论支撑。

# 1 材料与方法

#### 1.1 金冠8-18 DNA 的提取

2021年6月20日在湖南水云峰农业科技股份有限公司基地采集金冠8-18新鲜幼叶,采用宝日医生物技术(北京)有限公司提供的 DNA 试剂盒(D9194)对金冠8-18全基因组 DNA 进行提取,利用凝胶电泳检测 DNA 样品的纯度和质量。

## 1.2 叶绿体基因组测序组装分析

挑选金冠 8-18DNA 纯度和含量符合要求的样 品送至南京集思慧远生物科技有限公司,采用 Illumina NovaSeq 6000 对其叶绿体基因组进行测序、 组装和注释分析。以与金冠8-18 亲缘关系相近的 桃树叶绿体基因组(MZ673795.1)为参考序列。首 先采用 SPAdesv3. 10. 1 软件对金冠 8 - 18 叶绿体基 因组序列进行组装<sup>[20]</sup>,然后分别使用 Prodigal v2.6.3 ( https://www. github. com/hyattpd/Prodigal ) RNAmmer 1. 2 Server (http://www.cbs.dtu.dk/ services/RNAmmer/), tRNAscan - SE ( http:// lowelab. ucsc. edu/tRNAscan - SE/)对金冠 8 - 18 叶 绿体的 CDS、rRNA、tRNA 进行预测分析,并使用 BLAST v2.6 软件(https://blast.ncbi.nlm.nih.gov/ Blast. cgi)对注释结果进行校正,并将校正后的结果 采用 OGDRAW (https://chlorobox. mpimp - golm. mpg. de/OGDraw. html)制图分析。再使用 MISA v1.0 (http://pgrc. ipk - gatersleben. de/misa/misa. html) 分析金冠 8-18 叶绿体全基因组 SSR 位点, Find repeats 工具获得桃树、梨树、杨梅、苹果等 8 种基因 组的 IR、LSC、SSC 序列,最后使用 MAFFT 7.427 软 件(auto 模式)进行多序列比对,将比对结果用 RAxML 8. 2. 10 (https://cme. h - its. org/exelixis/ software. html)软件,选用 GTRGAMMA 模型进行 rapid bootstrap 分析, bootstrap = 1000, 构建最大似然 进化树。金冠8-18 叶绿体基因组序列在 NCBI 数 据库中已公布,其登录号为 OL449945.1。

#### 2 结果与分析

#### 2.1 油桃叶绿体基因组特征

本研究以桃树 MZ673795.1 叶绿体基因组为参考, 对金冠8-18叶绿体基因组序列进行组装和注释, 获得金冠 8-18 叶绿体基因组大小为 153 754 bp 的 全长序列(图1、表1)。金冠8-18叶绿体基因组含 有1个LSC、1个SSC和1对IR(IRa和IRb)的4分 体结构,其长度分别为 85 923、19 100、26 381 bp。 A、T、C、G 在金冠 8-18 叶绿体基因组中的含量分 别为 31.12%、32.11%、18.78%、17.99%, AT 含量 占碱 基 总 数 的 63. 23%, 远 高 于 GC 含 量 (36.77%)。在金冠8-18叶绿体基因组中共注释 到 133 个基因,包括 84 个蛋白编码基因(CDS),37 个转运 RNA 基因(tRNAs),8 个核糖体 RNA 基因 (rRNAs),4个假基因(pesudo)。GC 碱基含量在 LSC、SSC 和 IR 区中所占比重分别为 34.61%、 30.40% 和 42.58%, AT 含量分别为 65.39%、 69.60% 和 57.42%。并且 LSC 和 SSC 区域中的 GC 比重明显低于 IR 区。

对金冠8-18注释到的基因进行功能分类,包 括44个光合作用相关基因(photosynthesis genes)、 58 个自我复制基因(self - replication genes)、5 个其 他基因(other genes)、6个未知功能基因(genes ofunknown function)(表2)。在金冠8-18叶绿体 全基因组中共有17个双拷贝基因和1个四拷贝基 因。包括 1 个 NADH 脱氢酶亚基基因(ndhB)、4 个 自我复制基因(rpl2、rpl23、rps12、rps7)、4 个 rRNA 基因 (rrn16、rrn23、rrn4.5、rrn5)、6 个 tRNA 基因 (trnA - UGC \trnI \trnL - CAA \trnN - GUU \trnR -ACG、trnV - GAC)、2 个未知功能蛋白基因(ycf15、 ycf2),四拷贝基因为 trnM - CAU。在金冠 8 - 18 叶 绿体全基因组中所注释到大部分基因不含内含子, 只有少数基因含有 1 个和 2 个内含子。其中 ndhA、 petB\_petD\_atpF\_rpl2\_rpl22\_rps16\_rpoC1\_trnA - UGC\_ trnI、trnK - UUU、trnL - UAA、trnS - CGA、trnV 基因只 有 1 个内含子,含 2 个内含子的基因分别为 rps12、 clpP、ycf3。共在金冠8-18叶绿体全基因组中检测 出 4 个假基因, 分别为 rps19、ycf1、ycf15(2)。值得 注意的是,需进一步利用分子技术手段对金冠8-18 叶绿体基因组中鉴定出的 6 个未知功能基因进 行功能分析。

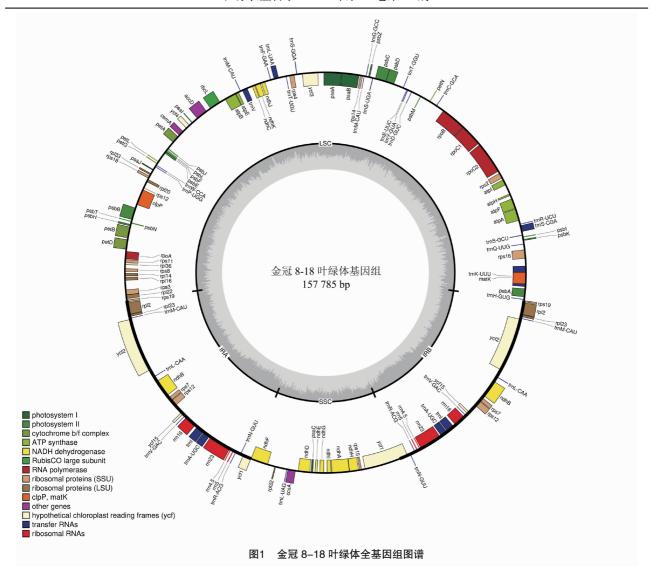


表 1 金冠 8-18 叶绿体基因组的详细特征

类别	条目	数值
叶绿体基因组结构	大单拷贝区(bp)	85 923
	小单拷贝区(bp)	19 100
	反向重复区(bp)	26 381
	基因组大小(bp)	157 785
基因组成	基因总数(个)	133
	编码基因数(个)	84
	tRNAs(个)	37
	rRNAs(↑)	8
	假基因(个)	4
GC 含量	大单拷贝区 GC 含量(%)	34.61
	反向重复区 GC 含量(%)	42.58
	小单拷贝区 GC 含量(%)	30.40
	平均 GC 含量(%)	35.86
单碱基含量	A(%)	31.12
	T(%)	32.11
	C(%)	18.78
	G(%)	17.99

#### 2.2 金冠8-18 叶绿体基因组 SSR 位点分析

使用 MISA v1.0 软件对金冠8-18 的 SSR 位点进行分析(表3)。总共在金冠8-18 叶绿体基因组中找到 251 个符合条件的 SSR 位点。分布在 LSC、SSC、IR 区域的 SSR 位点数量分别为 168、44、39 个,分别占总 SSR 位点数比例为 66.9%、17.5%、15.5%。在 LSC 区域中,分别位于外显子区(exon)、内含子区(intron)、基因间隔区(intergenic)的 SSR 位点数为 36、33、99 个,在 SSC 区域中,分别位于外显子、内含子、基因间隔区有 28、4、12 个,在 IR 区域中,分别位于外显子、内含子、基因间隔区的有 21、4、14 个;单碱基重复、复合碱基重复分别为 158、93 个。

2.3 全冠8-18 叶绿体基因组 IR 区边界比较分析 将金冠8-18 通过与2 个桃树品种(Prunus persica, MH169125.1, HQ336405.1)、李树(Prunus

表 2 金冠 8-18 叶绿体基因组编码的基因

	衣	
基因分类	基因分组	基因名称
光合作用 相关基因	光系统 I 的亚基	$psaA$ $\psaB$ $\psaC$ $\psaI$ $\psaJ$
	光系统Ⅱ的亚基	$psbA\_psbB\_psbC\_psbD\_psbE\_psbF\_psbH\_psbI\_psbJ\_psbL\_psbM\_psbN\_psbN\_psbT\_psbZ$
	NADH - 脱氢酶的亚基	$ndhA \ ^* \ \backslash ndhB \ ^* \ (2) \ \backslash ndhC \ \backslash ndhE \ \backslash ndhF \ \backslash ndhG \ \backslash ndhH \ \backslash ndhI \ \backslash ndhK$
	细胞色素 b/f 复合物的亚基	$petA$ $\parbox{.}petB$ * $\parbox{.}petD$ * $\parbox{.}petL$ $\parbox{.}petN$
	ATP 合酶亚基	$atpA$ $\atpE$ $\atpF$ $\atpH$ $\atpI$
	二磷酸核酮糖氧合酶/ 羧化酶亚基	rbcL
自我复制相关基因	核糖体大亚基	rpl14 \rpl16 \rpl2 * (2) \rpl20 \rpl22 * \rpl23 (2) \rpl32 \rpl33 \rpl36
	核糖体小亚基	#rps19  rps11  rps12 ** (2)  rps14  rps15  rps16 *  rps18  rps19  rps2  rps3  rps4  rps7 (2)  rps8
	DNA 依赖性 RNA 聚合酶	rpoA_rpoB_rpoC1 * _rpoC2
	rRNA	rrn16(2) rrn23(2) rrn4.5(2) rrn5(2)
	tRNA	$trnA - UGC^* \ (2) \ \ trnC - GCA \ \ trnD - GUC \ \ trnE - UUC \ \ \ trnF - GAA \ \ \ trnG - GCC \ \ \ trnH - GUG \ \ \ trnL - UAA^* \ \ \ \ \ trnL - UAG \ \ \ trnM - CAU \ \ \ \ \ \ \ \ \ \ \ \ \ \ \ \ \ \ \$
其他基因	成熟酶基因	matK
	蛋白酶基因	$\mathit{clpP}^{**}$
	包膜蛋白基因	cemA
	乙酰 - CoA - 羧化酶的亚基	accD
		ccsA
未知功能基因	假定叶绿体阅读框	#ycf1 \#ycf15(2) \ycf1 \ycf2(2) \ycf3 ** \ycf4

注:\*表示基因含有1个内含子;\*\*表示基因含有2个内含子;#表示假基因;基因名称后括号表示拷贝数大于1的基因,括号中数据为其拷贝数。

表 3 金冠 8-18 叶绿体基因组 SSR 位点分布 个

区域	SSR 位点	外显子	内含子	基因间隔	单碱基	复合碱基
LSC	168	36	33	99	109	59
SSC	44	28	4	12	32	12
IR	39	21	4	14	17	22

armeniaca, MK645899. 1)、杨梅(Prunus salicina, MW406460.1)、梨树(Pyrus pyrifolia, AP012207.1)、石斑木(Rhaphiolepis bibas, MN577877.1)、土库曼斯坦苹果(Malus sieversii var. turkmenorum, NW018864.1)等不同植物进行叶绿体基因组 IR 区边界比较分析(图2),发现这8种植物叶绿体基因组全长范围为157 566~160 139 bp,基因具有相对保守性。rpl22基因完全位于 LSC 区域,金冠 8-18、2个桃树品种、李树、杨梅距离连接区域的长度分别为226、426、426、426、426 426 bp。rps19基因在金冠8-18、2个桃树品种、李树、杨梅、梨树、石斑木、土库曼斯坦苹果中 LSC 区分别扩增并产生 97、97、97、97、89、93、159、156、165 bp,而在 IRb 区域内分别扩增并产生 182、182、182、190、186、120、123、114 bp;金冠8-18 中

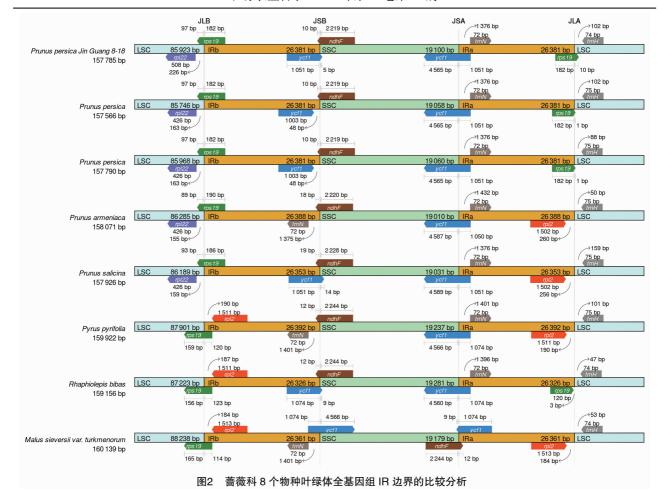
的 ycfl 基因在 IRa、IRb 区域内扩增 1 051 bp,在 SSC 区域内扩增 5 bp。ndhf 基因在金冠 8 - 18、2 个 桃树品种、李树、杨梅、梨树、石斑木中 IRb 区域分别 扩增 10、10、10、18、19、12、12 bp,而在 SSC 区域分别 扩增 2 219、2 219、2 220、2 228、2 244、2 244 bp;金冠 8 - 18、2 个桃树品种、李树、杨梅、梨树、石斑木中的 trnN 基因全部位于 IRa 区域。8 个物种中的 trnH 基因全部位于 LSC 区域内。

#### 2.4 金冠8-18 叶绿体基因组系统发育分析

挑选 30 个蔷薇科物种的叶绿体基因组与金冠 8-18 进行系统发育分析(图 3)。进化树分析表明,金冠 8-18 与桃树(MH169125.1)处于同一分支,说明金冠 8-18 与桃树的亲缘关系最近,并与桃属聚为大类,说明金冠 8-18 属于蔷薇科桃属植物。此外,金冠 8-18 与蔷薇科其他属相距较远,说明其亲缘关系较远。

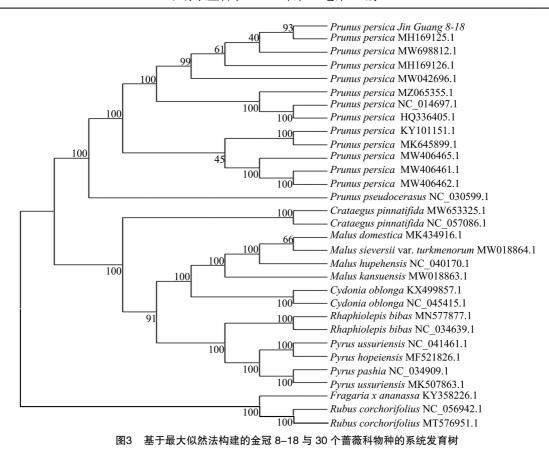
# 3 结论与讨论

本研究采用 Illumina NovaSeq 6000 测序平台首次完成了金冠8-18的叶绿体基因组测序,采用



SPAdes v3.10.1 软件对金冠8-18 的原始数据进行 组装。金冠8-18叶绿体基因组结构与枇杷 (Eriobotrya japonica)、瑞冠 18 油桃品种、黄晶果 (Pouteria caimito)等植物叶绿体基因组结构相似, 具有典型的 LSC、SSC、IRa、IRb 结构<sup>[21-23]</sup>。金冠 8-18 叶绿体基因组大小属于蔷薇科植物叶绿体基 因组全长范围之内。一般来说,大多数高等植物的 叶绿体基因组大小介于 120~180 kb 之间,注释到 的基因数介于 100~200 个之间,其中含 70~80 个 CDS 基因, 30~32 个 tRNA 基因, 4 个 rRNA 基因。 例如, 枇杷叶绿体基因组全长为 157 494 bp, 共编码 129 个基因,其中 CDS 基因、tRNA 基因、rRNA 基 因分别为 84、37、8 个<sup>[21]</sup>。 甘蓝型油菜 (Brassica napus) 叶绿体基因组全长为 152 860 bp, 注释到 113 个基因,其中含79个CDS基因、30个tRNA基因和 4 个 rRNA 基因<sup>[24]</sup>。金冠 8 - 18 全长介于甘蓝型油 菜和枇杷之间, 为 153 754 bp, 共注释到 133 个基 因,其中CDS基因、tRNA基因、rRNA基因、假基因 分别为84、37、8、4个。本研究中金冠8-18的IRa 和 IRb 区为 26 381 bp,其 GC 含量比 LSC 和 SSC 中的含量均高,为 42. 58%,与欧地笋(Lycopus europaeus Linn.)、萹蓄(Polygonum aviculare)等植物叶绿体基因组相一致<sup>[25-26]</sup>,可能是 AT 在 IR 区域中 rRNA 序列中含量低而导致该区域中的 GC 所占比例均高于 LSC 和 SSC。

SSR 位点分析在辅助植物育种、种群分析、多态性分析等方面的研究起着很好的应用价值<sup>[27-28]</sup>。目前,已在石榴(Punica granatum)、龙眼(Dimocarpus longan Lour)、枣(Ziziphus jujuba Mill.)、芒果(Mangifera indica)、香蕉(Musa acuminata)等果树品种中开展了 SSR 位点分析<sup>[29-33]</sup>。本研究发现金冠 8-18 叶绿体基因组共有 251 个 SSR 位点,有 158 个单碱基重复,以 A/T 碱基重复为主,说明 SSR 位点偏好使用 A/T,这与荷花玉兰(Magnolia grandiflora)、狗枣猕猴桃(Actinidia kolomikta)、草果(Amomum tsaoko)、金花茶(Camellia petelotii)等植物叶绿体基因组中的 SSR 位点分析结果相符<sup>[34-37]</sup>。复合核苷酸有 93 个,以



ATA、TAT、TTA、TAA 为主。而 Yan 等研究发现,石榴叶绿体基因组中的 SSR 位点主要以 TAA、TTC 重复单元为主<sup>[29]</sup>。金冠 8 – 18 大部分 SSR 位点位于 LSC 区中的基因间隔区,少数位于 SSC 和 IR 区中,这与露兜树叶绿体基因组 SSR 分析<sup>[12]</sup>相符,表明 SSR 位点长度发生变异时,对金冠 8 – 18 叶绿体蛋白质影响较小,几乎不发生性状变异。金冠 8 – 18 叶绿体 SSR 位点的获得对进一步研究蔷薇科相关物种鉴定、遗传多样性分析和植物进化等方面具有重要的应用价值。

为进一步了解金冠 8-18 在薔薇科中的系统发育地位,对已报道的 30 种蔷薇科叶绿体基因组与金冠 8-18 进行系统发育分析,其结果显示,金冠 8-18 与桃树(MH169125.1)亲缘关系最近,说明金冠 8-18 属于蔷薇科桃属植物。这一研究结果与 Liu 等研究发现的瑞冠 18 号油桃品种与桃树聚为一类,亲缘关系较近的结论<sup>[22]</sup>相一致。本研究获得了金冠 8-18 的叶绿体基因组大小、结构、基因数量、SSR、系统发育树等特征信息,为今后开展油桃品种鉴定、性状改良和进化等研究提供了分子依据和理论支撑。

## 参考文献:

- [1] Trofimov D, Cadar D, Schmidt Chanasit J, et al. A comparative analysis of complete chloroplast genomes of seven *Ocotea* species (Lauraceae) confirms low sequence divergence within the *Ocotea* complex[J]. Scientific Reports, 2022, 12(1):1120.
- [2] Jr B C W. Uniparental inheritance of mitochondrial and chloroplast genes; mechanisms and evolution [J]. Proceedings of the National Academy of Science, 1995, 92 (25):11331-11338.
- [3] Zhai W, Duan X S, Zhang R, et al. Chloroplast genomic data provide new and robust insights into the phylogeny and evolution of the Ranunculaceae [J]. Molecular Phylogenetics and Evolution, 2019, 135·12-21.
- [4] Chen Q, Wu X B, Zhang D Q. Phylogenetic analysis of Fritillaria cirrhosa D. Don and its closely related species based on complete chloroplast genomes[J]. PeerJ, 2019, 7:e7480.
- [5] Hong S Y, Cheon K S, Yoo K O, et al. Comparative analysis of the complete chloroplast genome sequences of three Amaranthus species [J]. Plant Genetic Resources, 2019, 17(3):245-254.
- [6] Yan M, Zhao X Q, Zhou J Q, et al. The complete chloroplast genome of cultivated apple (*Malus domestica* Cv. 'Yantai Fuji 8') [J]. Mitochondrial DNA, 2019, 4(1):1213-1216.
- [7] Azim M K, Khan I A, Zhang Y. Characterization of mango (Mangifera indica L.) transcriptome and chloroplast genome [J]. Plant Molecular Biology, 2014, 85(1):193-208.

- [8] Cheng H, Li J F, Zhang H, et al. The complete chloroplast genome sequence of strawberry ( Fragaria × ananassa Duch.) and comparison with related species of Rosaceae [J]. PeerJ, 2017, 5: e3919.
- [9] Kim Y, Shin J, Oh D R, et al. Comparative analysis of complete chloroplast genome sequences and insertion – deletion (indel) polymorphisms to distinguish five *Vaccinium* species [J]. Forests, 2020,11(9):927.
- [10] Guo D H, Li D M, Li H, et al. The complete chloroplast genome sequence of *Vitis vinifera* Muscat Hamburg [J]. Mitochondrial DNA, 2019, 5(1):117-118.
- [11] Raveendar S, Na Y W, Lee J R, et al. The complete chloroplast genome of *Capsicum annuum* var. *glabriusculum* using illumina sequencing[J]. Molecules, 2015, 20(7):13080 13088.
- [12]吴民华,邹振宁,叶晓霞,等. 露兜树叶绿体基因组结构与序列特征分析[J]. 中药新药与临床药理,2023,34(1):115-122.
- [13]赵文植,董章宏,辛 静,等. 高粱泡叶绿体基因组特征分析 [J]. 云南农业大学学报(自然科学),2022,37(3):435-446.
- [14]王 婧,王天翼,王罗云,等. 沙枣叶绿体全基因组序列及其使用密码子偏性分析[J]. 西北植物学报,2019,39(9): 1559-1572.
- [15] Yoon J, Liu D C, Song W, et al. Genetic diversity and ecogeographical phylogenetic relationships among peach and nectarine cultivars based on simple sequence repeat (SSR) markers [J]. Journal of the American Society for Horticultural Science, 2006,131(4):513-521.
- [16] Jayarajan S, Sharma R R, Sethi S, et al. Chemical and nutritional evaluation of major genotypes of nectarine (*Prunus persica* var. nectarina) grown in North – Western Himalayas [J]. Journal of Food Science and Technology, 2019, 56(9):4266 – 4273.
- [17] 田玉命,韩明玉,张满让,等. 油桃裂果研究进展[J]. 果树学报,2008,25(4):572-576.
- [18] 岳国玉,李淑华,白玉静,等. 温室油桃优质高产栽培技术[J]. 北方果树,2007(2);46-47.
- [19] 熊子璇, 吴志蒙, 黄 华, 等. 不同保鲜袋包装对采后油桃果实 贮藏品质的影响[J]. 包装工程, 2022, 43(3):78-86.
- [20] Bankevich A, Nurk S, Antipov D, et al. SPAdes; a new genome assembly algorithm and its applications to single – cell sequencing [J]. Journal of Computational Biology, 2012, 19(5):455-477.
- [21] Huang J. Characterization of the complete chloroplast genome of Eriobotrya japonica in China and phylogenetic relationships [J]. Mitochondrial DNA,2019,4(1):1367-1369.
- [22] Liu X, Zhang Y, Guo J Y, et al. The complete chloroplast genome sequence of cultivated peach (*Prunus persica* var. *nectarina* cv. Rui Guang 18) [J]. Mitochondrial DNA, 2021, 6(1):208-210.
- [23] Tao L, Shi Z G, Long Q Y. Complete chloroplast genome sequence

- and phylogenetic analysis of a wild species of abiu fruit, *Pouteria caimito* (Ruiz & Pavon.) Radlk[J]. Mitochondrial DNA,2021,6 (1):138 139.
- [24] Hu Z Y, Hua W, Huang S M, et al. Complete chloroplast genome sequence of rapeseed (*Brassica napus* L.) and its evolutionary implications[J]. Genetic Resources and Crop Evolution, 2011,58 (6):875-887.
- [25]杜 清,王立强,陈卓尔,等. 欧地笋叶绿体全基因组序列特征 及其系统发育分析[J]. 药学学报,2022,57(7):2206-2215.
- [26] 胡赛文,丁恰宁,毕光耀,等. 药用植物萹蓄叶绿体基因组特征与系统进化分析[J]. 中草药,2022,53(9):2776-2785.
- [27] Song Y, Chen Y, Lv J Z, et al. Comparative chloroplast genomes of Sorghum species: sequence divergence and phylogenetic relationships [J]. BioMed Research International, 2019, 2019 (5): 1-11.
- [28] 仇律雯, 杨 扬, 范亚明, 等. 国家东南区鲜食糯玉米品质及农艺性状与 SSR 标记遗传多样性分析[J]. 江苏农业科学, 2022, 50(18); 130-135.
- [29] Yan M, Zhao X Q, Zhou J Q, et al. The complete chloroplast genomes of *Punica granatum* and a comparison with other species in Lythraceae[J]. International Journal of Molecular Sciences, 2019, 20(12):2886.
- [30] Wang K Y, Li L, Zhao M Z, et al. Characterization of the complete chloroplast genome of Longan (*Dimocarpus longan* Lour.) using illumina paired – end sequencing[J]. Mitochondrial DNA, 2017, 2 (2):904 – 906.
- [31] Huang J A, Chen R H, Li X G. Comparative analysis of the complete chloroplast genome of four known *Ziziphus* species [J]. Genes, 2017, 8 (12):340.
- [32] Niu Y F, Gao C W, Liu J. Complete mitochondrial genomes of three Mangifera species, their genomic structure and gene transfer from chloroplast genomes [J]. BMC genomics, 2022, 23(1):1-8.
- [33] Martin G, Baurens F C, Cardi C, et al. The complete chloroplast genome of banana (*Musa acuminata*, Zingiberales): insight into plastid monocotyledon evolution [J]. PLoS One, 2013, 8 (6):e67350.
- [34] Kuang D Y, Wu H, Wang Y L, et al. Complete chloroplast genome sequence of *Magnolia kwangsiensis* (Magnoliaceae); implication for DNA barcoding and population genetics [J]. Genome, 2011, 54 (8):663-673.
- [35]吴东洋,业 宁,徐逸卿,等. 狗枣猕猴桃叶绿体基因组微卫星 特征分析[J]. 北方园艺,2018(9);30-35.
- [36]马孟莉,张 薇,孟衡玲,等. 草果叶绿体基因组特征及系统发育分析[J]. 中草药,2021,52(19):6023-6031.
- [37]叶 鹏,李显煌,唐军荣,等. 云南金花茶转录组 SSR 的分布及其序列特征[J]. 中南林业科技大学学报,2019,39(9):86-91.