

文章编号:1000-4025(2018)02-0370-11

doi:10.7606/j. issn. 1000-4025. 2018. 02. 0370

唐古特虎耳草谱系地理学研究

更吉卓玛^{1,2},李 彦^{1,2},贾留坤^{1,2},夏铭泽^{1,2},高庆波^{1,3}*

(1 中国科学院西北高原生物研究所 中国科学院高山植物适应与进化重点实验室,西宁 810001; 2 中国科学院大学,北京 100039; 3 中国科学院西北高原生物研究所 青海省作物分子育种重点实验室,西宁 810001)

摘 要:利用叶绿体基因(trnL-trnF 和 rpl16)对青藏高原地区的 18 个唐古特虎耳草($Saxifraga\ tangutica\ Engl.$) 居群(209 个个体)进行谱系地理学研究,以揭示唐古特虎耳草的现有遗传结构及其历史演化过程。结果表明:(1) 从 209 个个体中共检测到 74 个单倍型,且只有单倍型 H5 在居群中广泛分布,71.62% 的单倍型为居群特有单倍型。(2)分子变异分析(AMOVA)显示,91.85% 的遗传变异来源于居群内,居群间遗传分化不明显($F_{ST}=0.081$);遗传分化系数 N_{ST} (0.109)大于 G_{ST} (0.097,P>0.05)但不显著,表明唐古特虎耳草在其整个分布范围内没有明显的谱系地理结构。(3)中性检验表明,Tajima's $D(-2.045\ 07$,P<0.05)和 Fu & Li' D* 值($-3.629\ 27$,P<0.05)均为显著的负值,结合单峰的错配分布曲线,表明该物种经历过近期扩张。研究推测,唐古特虎耳草在第四纪冰期时可能存在多个微型避难所,由于第四纪冰期气候的反复波动,使得原来连续的居群片段化,避难所内的居群单独进化,从而形成了大量特有单倍型;唐古特虎耳草居群对第四纪冰期气候波动的反应可能更多的表现为垂直海拔高度的迁移,而非大规模的水平迁移。

关键词:唐古特虎耳草;谱系地理学;叶绿体 DNA;遗传多样性;青藏高原中图分类号:Q948.2; Q346⁺.4 文献标志码:A

Phylogeography of Saxifraga tangutica Engl. (Saxifragaceae)

GENGJI Zhuoma^{1,2}, LI Yan^{1,2}, JIA Liukun^{1,2}, XIA Mingze^{1,2}, GAO Qingbo^{1,3*}

(1 Key Laboratory of Adaptation and Evolution of Plateau Biota, Northwest Institute of Plateau Biology, Chinese Academy of Sciences, Xining 810001, China; 2 University of Chinese Academy of Sciences, Beijing 100039, China; 3 Key Laboratory of Crop Molecular Breeding of Qinghai Province, Northwest Institute of Plateau Biology, Chinese Academy of Sciences, Xining 810001, China)

Abstract: Two chloroplast DNA intergenic spacers, trnL-trnF and rpl16, were employed to study phylogeography of $Saxifraga\ tangutica$, which aimed to explore genetic structure and phylogeographical history of this species. The result showed that: (1) based on range-wide sampling (18 populations and 209 individuals), we detected 74 haplotypes. Only one haplotype (H5) was widespread, while 71.62% were private haplotypes, i. e., observed in single populations. (2) Analysis of molecular variance showed that within-population variation was described as 91.85% of the total variation, while among-population variation was not distinct ($F_{ST}=0.081$). An estimation of non-significantly larger N_{ST} (0. 109) than G_{ST} (0. 097, P>0.05) value across all populations suggested an absence of phylogeographical structure across the whole distribution range. (3) Neutrality tests of Tajima's D (-2.04507, P<0.05) and Fu & Li' D^* (-3.62927, P<0.05) showed significantly negative values, in combination with unimodal of mis-

收稿日期:2017-10-12;修改稿收到日期:2017-12-19

基金项目:中国科学院"西部之光"人才培养引进计划;中国科学院青年创新促进会项目(2016378)

作者简介:更吉卓玛(1993-),女,在读硕士研究生,主要从事青藏高原植物适应与进化研究。E-mail: 1018965100@qq.com

^{*}通信作者:高庆波,副研究员,硕士生导师,主要从事虎耳草属植物分类学及系统发育学研究。 E-mail:qbgao@nwipb. cas. cn

match distribution analysis, suggested a recent demographic expansion of *S. tangutica*. Based on results given above, we speculated that there might be multi microrefugia for *S. tangutica* on the Qinghai-Tibetan Plateau platform during Quaternary glaciations. Climatic oscillations during Quaternary glaciations fragmented the distribution range of *S. tangutica* into isolated populations, subsequent allopatric divergence resulted in the formation of numerous private haplotypes across its distribution range. Populations of *S. tangutica* possibly experienced *in situ* altitudinal migrations to respond glacial and interglacial intervals, instead of extensively horizontal migration.

Key words: Saxifraga tangutica; phylogeography; chloroplast DNA; genetic diversity; the Qinghai-Tibetan Plateau

由于复杂的地理拓扑结构、微环境以及更广泛 的生态位,高山地区往往具有较高的生物多样性,如 高加索山、安第斯山、阿尔卑斯山等[1-3]。青藏高原 及其周边的高山地区包含了 3 个全球生物多样性热 点地区,即东部的横断山区、南部的喜马拉雅山系及 西部的阿尔泰和天山山脉[4]。一般认为,与造山运 动相关的地理隔离和异域分化是导致青藏高原地区 植物多样性较高的原因之一[5-6]。快速辐射分化在 青藏高原地区的很多植物类群中被检测到,如马先 蒿属(Pedicularis L.)[7]、红景天属(Rhodiola L.)^[8]、风毛菊属(Saussurea DC.)^[9]、虎耳草属 (Saxifraga L.)[10-11]、橐吾属垂头菊属一蟹甲草属 复合群(Ligularia Cass.-Cremanthodium Benth.-Parasenecio W. W. Sm. & J. Small)[12] 等。然 而,与较高分类阶元的分化模式不同,青藏高原地区 植物种内居群间的分化可能更多的受到第四纪冰期 气候波动的影响。更新世晚期以来,青藏高原经历 了至少 4 次规模较大的冰期,其中聂聂雄拉冰期(第 二冰期,约 $720\sim500$ ka)强度最大,冰川扩张最广, 此后冰期强度逐渐减弱[13-14]。而全球末次盛冰期 时青藏高原冰川的扩张程度非常有限,这与欧洲和 北美大陆末次冰期形成统一的冰盖不同[15]。第四 纪冰期与间冰期交替所引起的气候波动对于现存生 物类群的地理分布格局和遗传结构产生了极大的影 响[16-17]。由于复杂的地理地貌特征、未被统一的大 冰盖覆盖以及东亚季风气候和印度季风气候的影 响,青藏高原地区的植物可能具有更复杂的第四纪 冰期进化历史[18-19]。一方面,某些植物,如祁连圆 柏(Juniperus przewalskii)^[20]、青海云杉(Picea crassi folia)[21]等,在第四纪冰期时由高原台面退缩 到海拔较低的东南部边缘避难所内,间冰期或冰期 后再从边缘避难所回迁到高原台面,从而形成现有 的地理分布格局。另一方面,由于第四纪冰期时青 藏高原未被统一的大冰盖覆盖,仅有不同程度的山 地冰川发育,高原台面可能存在适宜的局部微环境

而成为某些耐寒植物的避难所。对银露梅(Potentilla glabra)[22]、露蕊乌头(Aconitum gymnandrum)[23]和西川红景天(Rhodiola alsia)[24]等的研 究揭示,在第四纪冰期时高原台面的居群并没有退 缩到高原边缘避难所,而是在高原台面上的一个或 几个较大的避难所中保留下来,间冰期或冰期后再 由避难所向附近扩散。此外,对西藏圆柏复合群 (Juniperus tibetica complex)[25]、西藏沙棘(Hippophae tibetana)[26]、菊叶红景天(Rhodiola chrysanthemi folia)[27] 等的研究发现,这些物种第四纪冰期 时在高原台面存在多个微型避难所,这些微型避难 所在物种的分布范围内呈均匀分布。然而,具有不 同分布范围、生境和生活史特征的植物可能具有不 同的第四纪冰期进化历史。对青藏高原地区更多的 植物进行谱系地理学研究,不但可为高山植物演化 历史与第四纪冰期的关系提供依据,同时对青藏高 原生物多样性保护具有重要启示。

虎耳草属是虎耳草科(Saxifragaceae)最大的 属,约有 $450 \sim 500$ 种,主要分布在欧洲和亚洲的高 山地区,某些物种环北极分布,另有一些物种扩散到 南美洲的落基山脉、安第斯山脉和火地岛[10-11]。中 国产虎耳草属植物约 220 种,主要分布在青藏高原-喜马拉雅地区[28]。虎耳草属植物被广泛地用于谱 系地理学和系统发育学研究,来揭示北极和高山地 区植物的分化式样[10-11, 29-32]。然而,青藏高原作为 虎耳草属物种多样性中心之一,该地区虎耳草属植 物种内分化与第四纪冰期的关系尚不明确。唐古特 虎耳草(S. tangutica Engl.)为多年生草本植物,生 于海拔 2 900~4 600 m 的高山草甸、灌丛、石隙,分 布于青海、甘肃、四川、西藏等地,是青藏高原地区高 山草甸的重要组成成分,对维持高寒草甸生态系统 的稳定具有重要意义。本研究选取叶绿体 DNA (cpDNA)非编码区 trnL-trnF 和 rpl16 片段对青藏 高原地区的唐古特虎耳草进行谱系地理学研究,目 的在于揭示该物种居群内与居群间的遗传分布式

样,讨论唐古特虎耳草对于第四纪气候波动的响应, 探讨其现有地理分布格局的历史成因。

材料和方法 1

1.1 实验材料

研究材料于 2007 年至 2014 年采自青海、西藏、

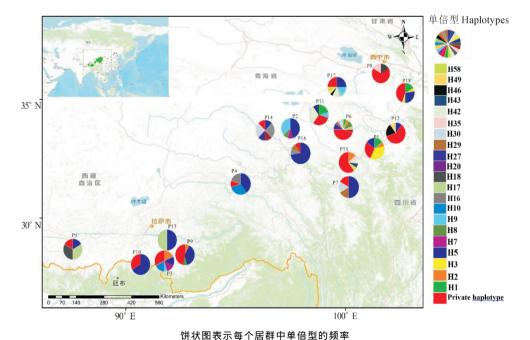
四川、甘肃,共采集唐古特虎耳草 18 个居群 209 个 个体(表 1,图 1)。每个居群随机采集 $2\sim24$ 个个 体,个体之间相隔至少 10 m 以上。采集生长良好 植株的新鲜嫩叶后立即用硅胶干燥,带回实验室存 放于-20 ℃冰箱备用。凭证标本由 R. J. Gornall 教授和高庆波副研究员共同鉴定,馆藏于中国科学

>= ++

表 1 唐古特虎耳草 18 个居群的采集信息 Table 1 Sampling information of 18 populations of S. tangutica

编号 Code	凭证标本 Voucher specimen	采样地 Locality	 纬度 Latitude (N)/°I	经度 Longitude (E
	-			

编号 Code	凭证标本 Voucher specimen	采样地 Locality	纬度 Latitude (N)/°	经度 Longitude (E)/°	海拔 Altitude/m	采样数 Number
P1	Chen2014074	四川阿坝 Aba, Sichuan	33.195 3	101.47	3 680	14
P2	Chen2007020	青海称多 Chengduo, Qinghai	34.020 8	97.515	4 600	11
P3	Chen2014466	西藏错那 Cuona, Xizang	28.426 6	91.880 3	5 280	22
P4	Chen2007064	西藏丁青 Dingqing, Xizang	31.691 1	94.923 1	4 880	10
P5	Chen2007077	西藏定日 Dingri, Xizang	28.9328	87.44	5 160	6
P6	Chen2008010	青海甘德 Gande, Qinghai	34.016 9	99.9997	4 230	20
P7	Chen2014210	四川甘孜 Ganzi, Sichuan	31.829 1	100.276 4	4 550	6
P8	Gao2015002	青海贵德 Guide, Qinghai	36.359 8	101.447 7	3 795	6
P9	Chen2014382	西藏隆子 Longzi, Xizang	28.632 9	92.219 2	5 120	13
P10	Chen2014482	西藏洛扎 Luozha, Xizang	28.4 109	90.5 754	5 110	3
P11	Chensl1096	青海玛沁 Maqin, Qinghai	34.5 603	99.493 1	4 520	10
P12	Chen2014056	甘肃玛曲 Maqu, Gansu	33.744 8	101.875 2	3 790	10
P13	Chen2014361	西藏乃东 Naidong, Xizang	28.829 4	92.055	5 004	2
P14	Chen2014687	青海曲麻莱 Qumalai, Qinghai	33.967 5	96.577 4	4 570	8
P15	Chen2014162	四川色达 Seda, Sichuan	32.509 7	100.389 4	4 360	15
P16	Chen2014243	四川石渠 Shiqu, Sichuan	33.081	97.9622	4 170	11
P17	Chen2007013	青海兴海 Xinghai, Qinghai	35.514 4	99.5111	4 430	24
P18	Chen2014002	青海循化 Xunhua, Qinghai	35.563 9	102.713 2	1 870	18



唐古特虎耳草 18 个居群的采样图以及叶绿体单倍型分布图

Pie charts show the proportions of haplotypes within each population

Fig. 1 Map of the 18 sampled populations of S. tangutica and the distribution of cpDNA haplotypes in the species

院西北高原植物研究所青藏高原生物标本馆(HNWP)。

1.2 DNA 提取与 PCR 扩增

本研究采用改良的 CTAB 法从硅胶干燥的叶片中提取总 DNA^[33]。采用通用引物对所有个体的cpDNA trnL-trnF 和 rpl16 片 段 进 行 PCR 扩增[34-35]。PCR 扩增反应体系为 $50~\mu$ L:包含 $5~\mu$ L 的 $10~\times$ PCR Buffer(含 $1.5~\mathrm{mmol/L}~\mathrm{MgCl_2})$,2 μ L 的 $10~\mathrm{mmol/L}~\mathrm{dNTPs}$,正反引物各 $1.0~\mu$ L($5~\mathrm{pmol/L}$), $Taq~\mathrm{DNA}~\mathrm{聚}$ 合酶(TaKaRa,大连) $0.4~\mu$ L,1 μ L 的 $DNA~\mathrm{模板}$,用双蒸水补足到 $50~\mu$ L。PCR 扩增反应程序: $94~\mathrm{C}$ 预变性 $10~\mathrm{min}$; $94~\mathrm{C}$ 变性 $1~\mathrm{min}$, $58~\mathrm{C}$ 退火 $50~\mathrm{s}$, $72~\mathrm{C}$ 延伸 $1~\mathrm{min}$, $32~\mathrm{ffx}$; $72~\mathrm{C}$ 延伸 $10~\mathrm{min}$, $92~\mathrm{C}$ 还证伸 $10~\mathrm{min}$, $93~\mathrm{C}$ 还证伸 $10~\mathrm{min}$, $10~\mathrm{C}$ 产物用 $10~\mathrm{C}$ 的琼脂糖凝胶电泳进行检测,然后送测序公司进行双向测序。

1.3 数据分析

利用 Chromas 2. 6. 2 软件(http://www. technelysium.com.au)对测序峰图进行肉眼核对。 利用 MEGA 7.0.26 软件对序列进行对位排列并统 计序列的碱基组成[36],发现 trnL-trnF 序列上存在 一段约 20 bp 的 poly A 结构,为了确保碱基变异的 可靠性, poly A 及两侧约 40 bp 的碱基被删除。同 样,对rpl16 序列中出现的大于 11 bp 的 poly A 和 poly T 结构也进行了类似的删除处理。利用 DnaSP 5.10软件统计 cpDNA 联合序列的变异位点 并确定单倍型[37]。总遗传多样性 (H_T) 、居群内平 均遗传多样性(Hs)、居群间遗传分化系数 G_{ST} 和 N_{ST} 值均利用 PERMUT 软件进行计算[38]。其中 G_{ST} 仅考虑单倍型的频率,而 N_{ST} 兼顾了单倍型频率 和单倍型之间的相似性。使用 U-统计方法对 G_{ST} 和 N_{ST} 进行比较(1 000 次重复的置换检验)以检测 单倍型变异的地理分布模式。 N_{ST} 大于 G_{ST} 且显著, 表明居群在分布范围内具有显著的谱系地理结构。 由于 PERMUT 软件要求每个居群至少要有 3 个个 体,所以,居群 P13(2 个个体)在进行 PERMUT 分 析时未包含在内。

运用 Arlequin 3.5.2 计算每个居群的单倍型多样性(He)和核苷酸多样性(π)^[39]。利用 Arlequin 软件包中的分子变异分析(AMOVA)检测居群内和居群间的遗传变异水平,并对单倍型分布的 F_{ST} 进行评价(1~000 次置换检验)^[40]。 Tajima's D、Fu & Li's D* 两种无限突变位点模型的中性检验及歧点分布分析都在 DnaSP 5.10 程序中完成^[41-42]。

以最大简约法为原则,利用 NETWORK 4.6.

1.3 软件构建单倍型中央连接网状图^[43-44]。在运行该软件时,对于多碱基的插入、缺失或突变位点,被认为是通过一步突变形成。在单倍型 Network 图中,原始的单倍型多存在于网络图的内部,而近代起源的单倍型发生在网络图的边缘位置^[45-46]。

2 结果与分析

2.1 唐古特虎耳草的单倍型分布

对 18 个居群 209 个个体的 trnL-trnF 和 rpl16 片段进行测序,MEGA 软件对位排列后的矩阵长度为 1 626 bp,通过 DnaSP 软件鉴定出 74 个单倍型,有 25 个简约信息位点(表 2)。在检测出的 74 个单倍型中,有 53 个单倍型是居群特有单倍型,单倍型 H5 出现的频率最高,有 46 个个体拥有此单倍型。表 3 显示在 18 个居群中,16 个居群拥有特有单倍型。居群的遗传多样性(He)范围为 0.490 9~1.000 0, 平均为 0.853 6; 居群的核苷酸多样性(π)范围为 0.007 506~0.046 481, 平均为 0.022 145。

2.2 居群遗传结构特征

通过 PERMUT 程序计算得出唐古特虎耳草居群内平均遗传多样性 H_s 值(0.843)、总遗传多样性 H_T 值(0.933)、居群间遗传分化 G_{ST} (0.097)和 N_{ST} 值(0.109)。使用 U-统计方法对唐古特虎耳草单倍型变异的地理结构进行检验后发现 N_{ST} 大于 G_{ST} ,但不显著(P>0.05),且居群间的遗传分化水平很低,表明唐古特虎耳草在现有分布区域内没有明显的谱系地理结构。分子变异分析(AMOVA)的结果表明,居 群 间 的 遗 传 变 异 仅 为 8.15% $(F_{ST}=0.08145; P<0.01)$,而 居 群 内 的 遗 传 变 异 为 91.85% (8.15%)

2.3 基于 cpDNA 联合序列的居群历史动态分析

对唐古特虎耳草 cpDNA 联合序列所有个体进行中性检验,结果表明,Tajima's $D(-2.045\ 07,P$ <0.05)和 Fu & Li' $D^*(-3.629\ 27,P$ <0.05)均为显著的负值,推测其分布范围或者个体数近期经历过扩张。歧点分布分析结果显示,在唐古特虎耳草整个分布范围内观测到的歧点分布呈单峰曲线(图 2),其 SSD 值(0.007 2)和 Raggednes index 值(0.007 6)均不显著(P>0.05),说明该物种在整个分布范围内经历过近期扩张现象,这与中性检验结果一致。

2.4 单倍型之间的系统发育关系

最大简约法(maximum parsimony, MP)、最大

表 2 唐古特虎耳草 74 个单倍型 trnL-trnF 和 rpl16 片段简约信息位点

Table 2 Parsimony informative sites of 74 haplotypes of S. tangutica based on trnL-trnF and rpl16 fragments

—											简	约信息	位点 F	arsimo	ny info	rmative	e site								
单倍 型 Hap			tr	nL-tr	пF												rpl16								
Нар	230	355	414	456	611	792	813	928	966	988	1000	1090	1124	1192	1334	1352	1359	1360	1414	1451	1457	1465	1479	1551	1562
H1	G	Т	G	Т	A	С	G	Т	G	Т	G	G	Т	С	С	G	G	А	Т	Т	С	С	G	Т	С
H2	_	_	_	_	_	_	_	_	T	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	Τ
Н3	_	C	T	_	_	_	С	С	_	С	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H4	_	_	_	_	_	-	_	-	_	_	_	Τ	_	_	_	_	_	_	_	Α	A	_	A	_	Τ
H5	_	_	_	_	_	_	_	_	Т	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	Т
H6	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	Т	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H7 H8	_		_	_		_		_	T	_	_		_		_										T
H9	_	_	_	_	_	_	_	_	T	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	Т
H10	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H11	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	Α	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H12	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	A	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H13	_	_	_	_	_	_	-	_	_	_	_	_	_	_	_	Т	_	_	_	_	_	_	_	_	Τ
H14	_	_	_	_	_	_	_	_	T	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	T
H15	_	_	_	_	_	-	_	-	_	_	_	_	_	_	A	-	-	_	_	_	_	_	_	-	-
H16	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H17	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	Т	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H18	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	А	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H19 H20											A _	T		A			_							_	Т
H21	_	_	_	_	С	_	_	_	_	_	_	Т	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	G	Т
H22	_	С	_	_	_	_	_	С	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	Т	_	_	_
H23	_	С	_	_	_	-	Α	_	_	_	_	_	_	_	Α	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H24	_	_	_	_	_	-	_	_	_	_	_	T	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	Τ
H25	_	C	Τ	C	_	_	_	C	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H26	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H27	_	_	_	_	С	_	_	_	_	_	_	Т	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	G	Т
H28	_	С	Т	С	_	_	_	С	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	Т	_	_	_
H29 H30	_	C _	_	_		_	A _			_	_	_			A _		_				A	_		_	_
H31	_	С	Т	С	_	_	_	_	_	С	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H32	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	Т	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	Τ
H33	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H34	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H35	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	A	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H36	-	-	_	_	_	-	-	-	-	-	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H37	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	Т	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	Т
H38 H39	_	C _	T _	C _	_	_	_	C _	_	C _	_	— Т	_	_	A _	_	_	_	_	_	_	— Ŧ	_	_	— Т
H40												_			A		_					_		_	_
H41	Α	_	_	_	_	Т	_	_	_	_	_	T	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	Т
H42	_	_	_	_	_	_	_	_	Т	_	_	_	_	_	_	_	_	G	_	_	_	_	_	_	Т
H43	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	Α	_	_	_	_	_	Α	_	_	_	_
H44	_	_	T	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	Τ	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H45	_	C	Τ	C	_	_	_	С	_	C	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	Τ	_	_	_
H46	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H47	_	С	Τ	С	_	_	_	_	_	C	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H48	_	_	_	_	С	-	_	_	_	_	_	T	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	G	Τ
H49	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	Т	_	_	_	_	_	_	_	А	Α	_	Α	_	Т
H50 H51	_	_	_	_	_	_	_	_	T	_	_	_		_		_	_	_	_	_	_	_	_	_	— Т
H52	_	_	_	_	_	_	_	_	T	_	_	_	_	_	_	_	_	G	C	_	_	_	_	_	T

续表 2 Continued Table 2

並											简	约信息	位点 I	Parsimo	ny info	rmative	e site								
単倍型			tr	nL-tr	пF												rpl16								
Нар	230	355	414	456	611	792	813	928	966	988	1000	1090	1124	1192	1334	1352	1359	1360	1414	1451	1457	1465	1479	1551	1562
H53	_	_	-	_	_	_	_	_	-	-	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H54	_	_	-	-	-	_	-	-	-	-	_	_	_	_	A	_	_	_	_	-	-	-	_	_	-
H55	_	_	_	_	_	_	_	_	_	C	_	_	A	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H56	_	_	_	_	_	_	_	_	Τ	_	_	_	_	_	_	_	_	G	C	_	_	_	_	_	T
H57	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	T	_	A	_	_	_	_	_	_	Α	_	_	_	T
H58	_	_	_	_	_	_	_	_	-	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H59	_	_	_	_	_	_	_	_	-	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H60	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	Α	-	_	_	_	_	-	_	_
H61	_	-	-	-	-	_	-	-	-	-	A	_	_	-	_	-	-	_	_	-	-	-	_	-	_
H62	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	-	_	_	_	_	-	_	_
H63	_	-	-	-	-	_	-	-	-	С	_	_	A	-	_	-	-	_	_	-	-	-	_	-	_
H64	_	-	-	-	-	_	-	-	Τ	-	_	_	_	-	_	-	-	_	_	-	-	-	_	-	Τ
H65	_	С	-	-	-	_	-	С	-	С	_	_	_	-	_	-	-	_	_	-	-	-	_	-	_
H66	_	-	-	-	С	_	-	-	-	-	_	T	_	-	_	-	-	_	_	-	-	-	_	G	Τ
H67	_	_	_	_	_	_	_	_	Τ	_	_	Τ	_	_	_	_	_	_	_	Α	Α	_	A	_	Τ
H68	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H69	_	С	_	_	_	_	Α	_	_	_	_	_	_	_	A	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H70	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	A	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H71	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_
H72	Α	_	_	_	_	T	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	Τ
H73	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	Α	_	_	_	_	_	_	_	_
H74	_	_	_	_	_	_	_	_	_	_	Α	_	_	_	_	_	_	_	-	-	-	_	_	-	_

注:一代表与单倍型 出 相同的碱基

Note: — stands for the same base as haplotype H_1

表 3 唐古特虎耳草 18 个居群的单倍型组成、遗传多样性和核苷酸多样性

Table 3 Haplotype composition, gene diversity (He) and nucleotide diversity (π) of the 18 populations of S. tangutica

编号 Code	单倍型组成(个体数) Haplotype composition (No. of individuals)	遗传多样性 Gene diversity (<i>He</i>)	核苷酸多样性 Nucleotide diversity (π)
P1	H1(2); H2(1); H3(5); H4(2); H5(2); H6(2)	0.846 2	0.040 571
P2	H5 (5);H7 (1);H8 (1);H9 (4)	0.709 1	0.007 506
P3	H2(4); H5(3); H7(3); H9(1); H10(4); H11(3); H12(1); H13(1); H14(2)	0.9048	0.017 659
P4	H5(4); H10(3); H15(1); H16(2)	0.777 8	0.012 825
P5	H5(1); H17(2); H18(2); H19(1)	0.8667	0.012 071
P6	H1(1); H2(1); H8(2); H17(1); H20(1); H21(1); H22(1); H23(3); H24(1); H25(1); H26(1); H27(2); H28(1); H29(1); H30(2)	0.968 4	0.042 394
P7	H5(3); H29(1); H30(1); H31(1)	0.800 0	0.046 481
P8	H18(1); H32(1); H33(2); H34(1); H35(1)	0.933 3	0.016 031
P9	H2(1); H5(5); H8(1); H36(1); H37(3); H38(1); H39(1)	0.833 3	0.019 645
P10	H5(2); H40(1)	0.6667	0.007 832
P11	H1(2); H9(1); H41(3); H42(3); H43(1)	0.844 4	0.015 071
P12	H5(1); H44(1); H45(2); H46(2); H47(1); H48(1); H49(1); H50(1)	0.955 6	0.043 026
P13	H5(1); H17(1)	1.000 0	0.009 729
P14	H5(1); H16(2); H20(1); H27(1); H30(2); H51(1)	0.928 6	0.019 644
P15	H2(2); H35(1); H42(1); H43(1); H52(1); H53(1); H54(1); H55(1); H56(1); H57(1); H58(1); H59(1); H60(1); H61(1)	0.990 5	0.024 551
P16	H5(8); H16(1); H29(1); H62(1)	0.490 9	0.016 436
P17	H5(6); H9(4); H17(1); H30(1); H42(2); H46(1); H49(1); H58(2); H63(1); H64(1); H65(2); H66(1); H67(1)	0.913 0	0.023 734
P18	H1(3); H3(1); H5(4); H43(1); H58(1); H68(1); H69(1); H70(1); 71(1); H72 (2); H73(1); H74(1)	0.934 6	0.023 409
平均 Mean		0.8536	0.022 145

表 4 唐古特虎耳草 18 个居群的分子遗传变异(AMOVA)分析结果

Table 4 Analysis of molecular variance (AMOVA) for the 18 populations of S. tangutica

变异来源 Source of variation	自由度 Degrees of freedom	总方差 Sum of squares	变异成分 Variation component	变异比例 Percentage of variation /%
居群间 Among populations	17	73.560	0.190 65Va	8. 15
居群内 Within population	191	410.651	2.150 00Vb	91.85
总计 Total	208	484.211	2.340 65	
国定系数 Fixation index (Fam)		F _{om} =	0.081.45 ($P < 0.01$)	

固定系数 Fixation index (F_{ST})

 $F_{ST} = 0.08145 (P < 0.01)$

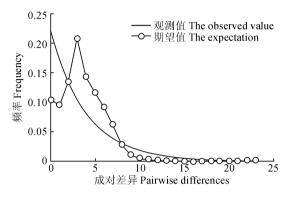


图 2 唐古特虎耳草 209 个个体叶绿体 DNA 2 个片段联合数据的歧点分布分析

Fig. 2 Mismatch distribution for 209 individuals of S. tangutica based on two cpDNA fragments

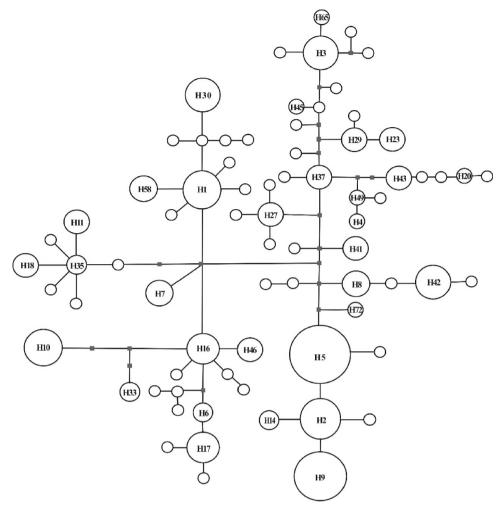
似然法(maximum likelihood,ML)、贝叶斯法(Bayesian inference, BI)构建的单倍型系统发育树均呈现"刷子"结构,不能很好地揭示单倍型之间的系统发育关系,也表明了唐古特虎耳草单倍型的快速辐射分化(结果未显示)。NETWORK 软件可更好揭示遗传分化较浅序列之间的系统发育关系。基于最大似然法构建 74 个单倍型的中央链接网状图,结果显示(图 3),居群共享单倍型,如 H1、H2、H3、H5、H16 等位于网状图的中央位置,而居群特有单倍型一般位于网状图的边缘。根据溯祖理论,共享单倍型为较古老的单倍型,而居群特有单倍型可能是通过近期辐射分化衍生而来的较年轻的单倍型。

3 讨论

3.1 唐古特虎耳草的居群遗传结构

遗传变异分析表明唐古特虎耳草 cpDNA 片段总遗传多样性水平较高, $H_T=0.933$ 。类似的结果也在青藏高原很多高山植物中被检测到,如偏花报春($Primula\ secundiflora\ ,\ H_T=0.966$)[47]、西藏沙棘($Hippophae\ tibetana\ ,\ H_T=0.956$)[26]、绵参($Eriophyton\ wallichii\ ,\ H_T=0.979$)[48]、西川红景天($Rhodiola\ alsia\ ,\ H_T=0.950$)[24]、菊叶红景天($Rhodiola\ chrysanthemifolia\ ,\ H_T=0.937$)[27]等。

然而,这些物种大多数都具有低的居群内平均遗传 多样性。在本研究中,唐古特虎耳草不仅具有较高 的总遗传多样性,居群内的平均遗传多样性也很高 $(H_s = 0.843)$,表明唐古特虎耳草较高的遗传变异 主要由居群内遗传变异所致。这一结果也得到了分 子变异分析(AMOVA)的证实。AMOVA 分析表 明, 唐古特虎耳草居群内遗传变异占总变异的 91.85%,而居群间遗传变异仅为8.15%,进一步揭 示了唐古特虎耳草遗传变异主要存在于居群内。如 此高的居群内遗传变异在青藏高原的植物中并不多 见,推测造成该遗传结构的原因如下:一方面,由于 检测到的74个单倍型中只有少数共享单倍型,但其 个体数所占比例很高(67.46%),并且这些共享单倍 型在居群中随机分布,因此降低了居群间的遗传差 异;另一方面,居群特有单倍型比例高(53/74),某些 居群固定多个特有单倍型,从而增加了居群内的遗 传变异。特有单倍型比例较高的物种往往不能揭示 出明显的谱系地理格局[22,24,27]。此外,对虎耳草属 山羊臭组(Saxi fraga sect. Ciliatae Haw.)系统发 育和物种形成的研究表明,唐古特虎耳草所在的唐 古拉亚组(subsect. Hirculoideae Engl. & Irmsch.) 具有较快的分化速率, 该亚组约 110 个物种是 在最近的 2.12 百万年(Ma)分化而来[10]。由此推 测,唐古特虎耳草具有更短的居群分化历史。事实 上,基于 NETWORK 构建的单倍型系统发育关系 表明,大量的特有单倍型位于 NETWORK 图的边 缘,揭示了唐古特虎耳草单倍型的近期快速分化。 在第四纪冰期前,唐古特虎耳草可能广泛分布于青 藏高原及其周边地区,并广泛固定某些古老单倍型 (如 H5)。随着第四纪冰期气候的波动,原来连续 的居群片段化,形成了相互隔离的居群,并经历了异 域分化,产生大量特有单倍型。在此过程中,瓶颈效 应和遗传漂变等作用使得特有单倍型在居群中固定 下来,抹去了居群原有的部分遗传结构。由于单独 进化时间较短,特有单倍型之间的差异大多表现在



圆的大小表示单倍型频率,实心方块代表缺失单倍型

图 3 唐古特虎耳草 cpDNA 联合片段 74 种单倍型的中央连接网状图

Circle size is proportional to haplotype frequencies, parallelograms represent missing haplotypes

Fig. 3 Median-joining network of 74 haplotypes of S. tangutica based on two cpDNA fragments

单个碱基的变异。

3.2 冰期避难所及居群进化历史的推测

第四纪循环的气候波动对生物区系的分布和遗传结构产生了巨大的影响^[49]。植物对第四纪冰期的反应可以根据现有的遗传结构进行追溯。于海彬等^[50]综述了36种高山植物的谱系地理格局,总结出高山植物面对青藏高原复杂的地理结构、微气候和生境条件所呈现出的谱系历史。一部分高山植物在第四纪冰期时退缩到青藏高原边缘避难所,冰期后回迁到高原台面。符合这种"退缩一回迁"模式的物种,其遗传结构表现为遗传多样性较高的居群和古老单倍型往往集中在高原边缘避难所内,居群遗传多样性由高原边缘向高原台面递减。此外,一些耐寒植物,在冰期时没有完全退缩到低海拔的边缘地区,而是在高原台面形成了一个或几个相互隔离的避难所,冰期后发生局部扩张。符合这种"高原台

面避难所一局部扩张"模式的物种,其遗传结构表现为特有单倍型或者遗传多样性较高的居群分布在高原台面上的一个或几个相互隔离的区域。另外,某些物种第四纪冰期时在高原台面形成多个微型避难所,间冰期或冰期后发生小范围的扩张,其遗传多样性较高的居群和特有单倍型在物种的分布范围内均匀分布。

本研究没有揭示出唐古特虎耳草遗传多样性较高的某一地理区域,也没有发现遗传多样性由高原边缘向高原台面递减。相反,本研究所涉及的唐古特虎耳草居群普遍具有较高的遗传多样性,特有单倍型在分布范围内均匀分布。我们推测,由于青藏高原地形的高度异质性以及复杂的局部微气候和生境条件,在第四纪冰期时,唐古特虎耳草在高原台面上未被冰川覆盖的多个微型避难所中存活下来。唐古特虎耳草居群对第四纪冰期气候波动的反应可能

更多地表现为垂直海拔高度的迁移,而非大规模的 水平迁移,这与银露梅(Potentilla glabra)[22]和西 川红景天(Rhodiola chrysanthemi folia)[27]的进化 历史相似。居群在垂直迁移的过程中发生了瓶颈效 应和奠基者效应,居群随机固定少量古老单倍型。 随后的异域分化和遗传漂变使得较年轻的衍生特有 单倍型在居群中固定下来,形成了唐古特虎耳草现 有的居群遗传结构。居群历史动态检验结果表明, Tajima's D 和 Fu & Li' D* 均为显著的负值,歧点 分布分析呈单峰曲线,说明唐古特虎耳草经历过近 期分布范围或者个体数的扩张[51-53]。物种经历分 布范围扩张事件,其原分布中心应具有较高的遗传 多样性和特有单倍型,并且原分布中心的居群包含 扩散区域居群所具有的单倍型。但在本研究中,大 量的特有单倍型在唐古特虎耳草的整个分布范围内 均匀分布,遗传多样性和核苷酸多样性较高的居群 也呈现均匀分布,并未检测到分布范围扩张的信号。 由此推测,该物种可能经历过个体数快速扩张事件,

从而导致了中性检验的负值和错配分布的单峰曲线。

综上所述,唐古特虎耳草具有较高的遗传变异,且主要由居群内遗传变异所致,大量特有单倍型是近期辐射分化的结果。唐古特虎耳草的进化历史与西藏圆柏复合群(Juniperus tibetica complex)[25]、西藏沙棘(Hippophae tibetana)[26]、菊叶红景天(Rhodiola chrysanthemi folia)[27]相似,第四纪冰期时在高原台面存在多个微型避难所。第四纪冰期气候波动使得原来连续的居群片段化,形成了相互隔离的居群,并发生异域快速分化,形成大量特有单倍型。唐古特虎耳草居群对第四纪冰期气候波动的反应可能更多地表现为垂直海拔高度的迁移,而非大规模的水平迁移。此研究为青藏高原地区谱系地理学研究提供了一个新的案例,为了解第四纪冰期高山植物的避难所和现有分布格局的成因提供了参考依据。

参考文献:

- [1] MYERS N, MITTERMEIER R A, MITTERMEIER C G, et al. Biodiversity hotspots for conservation priorities [J]. Nature, 2000, 403(6 772): 853-858.
- [2] HOORN C, MOSBRUGGER V, MULCH A, et al. Biodiversity from mountain building [J]. Nature Geoscience, 2013,6
 (3): 154.
- [3] HUGHES C E. The tropical Andean plant diversity power-house [J]. New Phytologist, 2016,210(4): 1 152-1 154.
- [4] FAVRE A, PÄCKERT M, PAULS S U, et al. The role of the uplift of the Qinghai-Tibetan Plateau for the evolution of Tibetan biotas [J]. Biological Reviews, 2015, 90 (1): 236-253.
- [5] WEN J, ZHANG J-Q, NIE Z-L, et al. Evolutionary diversifications of plants on the Qinghai-Tibetan Plateau [J]. Frontiers in Genetics, 2014,5: 4.
- [6] XING Y, REE R H. Uplift-driven diversification in the Hengduan Mountains, a temperate biodiversity hotspot [J]. Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America, 2017,114(17): E3444-E3451.
- [7] EATON DAR, FENSTER CB, HEREFORD J, et al. Floral diversity and community structure in *Pedicularis* (Orobanchaceae) [J]. *Ecology*, 2012.**93**(8): S182-S194.
- [8] ZHANG J Q, MENG S Y, WEN J, et al. Phylogenetic rela-

- tionships and character evolution of *Rhodiola* (Crassulaceae) based on nuclear ribosomal ITS and plastid trnL-F and psbA-trnH sequences [J]. Systematic Botany, 2014, **39** (2): 441-451.
- [9] WANG Y J, SUSANNA A, VON RAAB-STRAUBE E, et al. Island-like radiation of Saussurea (Asteraceae: Cardueae) trigged by uplifts of the Qinghai-Tibetan Plateau [J]. Botanical Journal of the Linnean Society, 2009, 97(4): 893-903.
- [10] GAO Q B, LI Y H, GORNALL R J, et al. Phylogeny and speciation in Saxifraga sect. Ciliatae (Saxifragaceae): evidence from psbA-trnH, trnL-F and ITS sequences [J]. Taxon, 2015,64(4): 703-713.
- [11] EBERSBACH J, MUELLNER-RIEHL A N, MICHALAK I, et al. In and out of the Qinghai-Tibet Plateau: divergence time estimation and historical biogeography of the large arctic-alpine genus Saxifraga L [J]. Journal of Biogeography, 2017,44(4): 900-910.
- [12] LIU J Q, WANG Y J, WANG A L, et al. Radiation and diversification within the Ligularia-Cremanthodium-Parasenecio complex (Asteraceae) trigged by uplift of the Qinghai-Tibetan Plateau [J]. Molecular Phylogenetics and Evolution, 2006,38(1): 31-49.
- [13] ZHENG B, XU Q, SHEN Y. The relationship between climate change and Quaternary glacial cycles on the Qinghai-Ti-

- betan Plateau: review and speculation [J]. Quaternary International, 2002.97-98(1): 93-101.
- [14] OWEN L A, BENN D I. Equilibrium-line altitudes of the Last Glacial Maximum for the Himalaya and Tibet: an assessment and evaluation of results [J]. Quaternary International, 2005, 138-139(3): 55-78.
- [15] LEHMKUHL F, OWEN L A. Late Quaternary glaciation of Tibet and the bordering mountains: a review [J]. *Boreas*, 2005, 34(2): 87-100.
- [16] HEWITT G M. Post-glacial re-colonization of European biota [J]. Biological Journal of the Linnean Society, 1999,68(1/2): 87-112.
- [17] HEWITT G M. Speciation, hybrid zones and phylogeography-or seeing genes in space and time [J]. *Molecular Ecology*, 2001,10(3): 537-549.
- [18] ZHANG D, FENGQUAN L, JIANMIN B. Eco-environmental effects of the Qinghai-Tibet Plateau uplift during the Quaternary in China [J]. Environmental Geology, 2000, 39(12): 1 352-1 358.
- [19] HEWITT G M. Genetic consequences of climatic oscillations in the Quaternary [J]. Philosophical Transactions of the Royal Society of London B: Biological Sciences, 2004, 359 (1442): 183-195.
- [20] ZHANG Q, CHIANG T Y, GEORGE M, et al. Phylogeography of the Qinghai-Tibetan Plateau endemic Juniperus przewalskii (Cupressaceae) inferred from chloroplast DNA sequence variation [J]. Molecular Ecology, 2005, 14 (11): 3 513-3 524.
- [21] MENG L, YANG R, ABBOTT R J, et al. Mitochondrial and chloroplast phylogeography of Picea crassifolia Kom. (Pinaceae) in the Qinghai-Tibetan Plateau and adjacent highlands [J]. Molecular Ecology, 2007,16(19): 4 128-4 137.
- [22] WANG LY, IKEDAH, LIUTL, et al. Repeated range expansion and glacial endurance of Potentilla glabra (Rosaceae) in the Qinghai-Tibetan Plateau [J]. Journal of Integrative Plant Biology, 2009, 51(7): 698-706.
- [23] WANG L, ABBOTT R J, ZHENG W, et al. History and evolution of alpine plants endemic to the Qinghai-Tibetan Plateau: Aconitum gymnandrum (Ranunculaceae) [J]. Molecular Ecology, 2009, 18(4): 709-721.
- [24] GAO Q, ZHANG D, DUAN Y, et al. Intraspecific divergences of Rhodiola alsia (Crassulaceae) based on plastid DNA and internal transcribed spacer fragments [J]. Botanical Journal of the Linnean Society, 2012, 168(2): 204-215.
- [25] OPGENOORTH L, VENDRAMIN G G, MAO K, et al.

 Tree endurance on the Tibetan Plateau marks the world's

- highest known tree line of the Last Glacial Maximum [J]. New Phytologist, 2010,185(1): 332-342.
- [26] WANG H, QIONG L, SUN K, et al. Phylogeographic structure of *Hippophae tibetana* (Elaeagnaceae) highlights the highest microrefugia and the rapid uplift of the Qinghai-Tibetan Plateau [J]. *Molecular Ecology*, 2010, 19 (14): 2 964-2 979.
- [27] GAO Q B, ZHANG F Q, XING R, et al. Phylogeographic study revealed microrefugia for an endemic species on the Qinghai-Tibetan Plateau: Rhodiola chrysanthemifolia (Crassulaceae) [J]. Plant Systematics and Evolution, 2016, 302(9):1179-1193.
- [28] WU C Y, RAVEN P H. Flora of China [M]. Beijing: Science Press; St. Louis: Missouri Botanical Garden Press, 2001,8: 208-344.
- [29] ABBOTT R J, COMES H P. Evolution in the Arctic: a phylogeographic analysis of the circumarctic plant, Saxifraga oppositifolia (Purple saxifrage) [J]. New Phytologist, 2003,161(1): 211-224.
- [30] DECHAINE E.G., ANDERSON S.A., MCNEW J.M., et al.
 On the evolutionary and biogeographic history of Saxifraga
 sect. Trachyphyllum (Gaud.) Koch (Saxifragaceae Juss.)
 [1], PLoS One, 2013.8(7): e69814.
- [31] EBERSBACH J, SCHNITZLER J, FAVRE A, et al. Evolutionary radiations in the species-rich mountain genus Saxifraga L [J]. BMC Evolutionary Biology, 2017, 17 (1): 119.
- [32] GAO Q B, LI Y, GENGJI Z M, et al. Population genetic differentiation and taxonomy of three closely related species of Saxifraga (Saxifragaceae) from southern Tibet and the Hengduan Mountains [J]. Frontiers in Plant Science, 2017, 8: 1 325.
- [33] DOYLE J J, DOYLE J L. A rapid DNA isolation procedure for small quantities of fresh leaf material [J]. *Phytochemical Bulletin*, *Botanical Society of America*, 1987, **19** (1): 11-15.
- [34] TABERLET P, GIELLY L, PAUTOU G, et al. Universal primers for amplification of three non-coding regions of chloroplast [J]. Plant Molecular Biology, 1991, 17(5): 1 105-1 109.
- [35] SCARCELLI N, BARNAUD A, EISERHARDT W, et al.

 A set of 100 chloroplast DNA primer pairs to study population genetics and phylogeny in Monocotyledons [J]. PLoS

 One, 2011,6(5): e19954.
- [36] KUMAR S, STECHER G, TAMURA K. MEGA 7: Molecular evolutionary genetics analysis version 7. 0 for bigger

- datasets [J]. Molecular Biology and Evolution, 2016, 33 (7): 1870-1874.
- [37] LIBRADO P, ROZAS J. DnaSP v5: a software for comprehensive analysis of DNA polymorphism data [J]. *Bioinformatics*, 2009, 25(11): 1 451-1 452.
- [38] PONS O, PETIT R J. Measuring and testing genetic differentiation with ordered versus unordered alleles [J]. *Genetics*, 1996, 144(3): 1 237-1 245.
- [39] EXCOFFIER L, LISCHER H E L. Arlequin suite ver 3.5: a new series of programs to perform population genetics analyses under Linux and Windows [J]. *Molecular Ecology Resources*, 2010, 10(3):564-567.
- [40] WEIR B S, COCKERHAM C C. Estimating F-Statistics for the analysis of population structure [J]. *Evolution*, 1984, **38** (6): 1 358-1 370.
- [41] TAJIMA F. Statistical method for testing the neutral mutation hypothesis by DNA polymorphism [J]. *Genetics*, 1989, 123(3): 585-595.
- [42] FU Y X, LI W H. Statistical tests of neutrality of mutations [J]. Genetics, 1993,133(3): 693-709.
- [43] BANDELT H J, FORSTER P, RÖHL A. Median-joining networks for inferring intraspecific phylogenies [J]. *Molecular Biology and Evolution*, 1999, **16**(1): 37-48.
- [44] POLZIN T, DANESHMAND S V. On Steiner trees and minimum spanning trees in hypergrahs [J]. Operations Research Letters, 2003,31(1): 12-20.
- [45] GOLDING G B. The detection of deleterious selection using ancestors inferred from a phylogenetic history [J]. *Genetics Research*, 1987, 49(1): 71-82.
- [46] CRANDALL K A, TEMPLETON A R. Empirical tests of some predictions from coalescent theory with applications to intraspecific phylogeny reconstruction [J]. *Genetics*, 1993, 134(3): 959-969.
- [47] WANG F Y, GONG X, HU C M, et al. Phylogeography of an alpine species *Primula secundiflora* inferred from the

- chloroplast DNA sequence variation [J]. Journal of Systematics and Evolution, 2008, 46(1): 13-22.
- [48] 王晓雄,乐霁培,孙 航,等.青藏高原高山流石滩特有植物 绵参的谱系地理学研究 [J]. 植物分类与资源学报,2011,33 (6):605-614.
 - WANG X X, YUE J P, SUN H, et al. Phylogeographical study on *Eriophyton wallichii* (Labiatae) from Alpine scree of Qinghai-Tibetan Plateau [J]. *Plant Diversity & Resources*, 2011, 33(6): 605-614.
- [49] DYNESIUS M, JANSSON R. Evolutionary consequences of changes in species' geographical distributions driven by Milankovitch climate oscillations [J]. Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America, 2000, 97(16): 9 115-9 120.
- [50] 于海彬,张镱锂. 青藏高原及其周边地区高山植物谱系地理学研究进展 [J]. 西北植物学报,2013,33(6): 1 268-1 278.

 YU H B, ZHANG Y L. Advances in phylogeography of alpine plants in the Tibetan Plateau and adjacent regions [J].

 Acta Botanica Boreali-Occidentalia Sinica, 2013,33(6): 1 268-1 278.
- [51] RAY N, CURRAT M, EXCOFFIER L. Intra-deme molecular diversity in spatially expanding populations [J]. *Molecular Biology and Evolution*, 2003, 20(1): 76-86.
- [52] EXCOFFIER L. Patterns of DNA sequence diversity and genetic structure after a range expansion; lessons from the infinite-island model [J]. *Molecular Ecology*, 2004, 13(4): 853-864.
- [53] HARPENDING H C, BATZER M A, GURVEN M, et al.
 Genetic traces of ancient demography [J]. Proceedings of
 the National Academy of Sciences of the United States of America, 1998,95(4): 1 961-1 967.

(编辑:潘新社)