# 贵州疣螈 D-loop 区和 tRNA Phe 序列变异及群体遗传多样性

## 肖 羽 陈光照 谷晓明\*

(贵州师范大学生命科学学院 贵阳 550001)

摘要:贵州疣螈( $Tylototriton\ kweichowensis$ )是我国特有的国家 II 级保护动物,分布面积极为狭窄。为了解其遗传多样性现状,作者采获了几乎覆盖其分布范围的 12 群体的 58 个体的材料,测定了线粒体  $D-loop\ \mathbb{C}(mtDNA\ 控制区)$  及  $tRNA^{Phe}$ 基因全序列共  $808\ bp$ ,发现 16 个变异位点,定义了 26 个单元型。遗传多样性检测显示,贵州疣螈种群具有高的单元型多样性和低的核苷酸多样性。 $Tajima's\ D$  和 Fu and  $Li's\ D$  值检测结果均表明,贵州疣螈种群相对于中性进化的歧异度并没有明显的偏离。系统发育及网络进化分析没有显示出单元型和地理位置的对应关系,各群体的单元型都相互散布在不同的分布群中,呈现一种混杂的分布格局。水城群体与其他任一群体间基因流  $N_m$  < 1 ,有分化的迹象。总的来说,贵州疣螈各群体之间没有发生极显著的遗传分化,因此建议将贵州疣螈所有群体作为一个整体管理单元加以保护。

关键词:贵州疣螈;D-loop区;tRNAPhe基因;遗传多样性;基因流

中图分类号: Q951 文献标识码: A 文章编号: 0250-3263 (2010) 03-21-09

# Sequence Variation of Mitochondrial DNA D-loop including tRNA Phe and Population Genetic Diversity of Tylototriton kweichowensis

XIAO Yu CHEN Guang-Zhao GU Xiao-Ming\*

(School of Life Sciences, Guizhou Normal University, Guiyang 550001, China)

Abstract: Tylototriton kweichowensis is endemic to China and is listed as a category  $\Pi$  species of the state key protected wildlife. Its distribution area is extremely limited. To study the genetic diversity and its genetic variation of T. kweichowensis populations, we sequenced the complete mitochondrial DNA D-loop (mtDNA control region) and tRNA Phe of 58 samples obtained from 12 populations. Only 16 variable sites were detected in the nucleotide sequences of 808 bp, and 26 haplotypes were identified. T. kweichowensis populations have high haplotype diversity and low nucleotide diversity. Neither the estimate of Tajima's D nor that of Fu and Li's D deviated significantly from the neutral selection hypothesis for 12 populations. Phylogenetic trees and Median joining Network analysis demonstrated that all the haplotypes could not be clustered to corresponding geographic clades, but showed disordered distribution pattern. There are signs of genetic divergence between Shuicheng population and anyone of others, according to gene flow  $N_{\rm m}$  < 1. In general, there is no distinctive genetic

基金项目 贵州省教育厅自然科学研究项目(No. 黔教科(2007)017) ,贵州省国际科技合作重点项目(No. 黔科合外 G 字(2008) 700116);

第一作者介绍 肖羽,女,硕士研究生;研究方向:分子系统学;E-mail:xiao-yu2@126.com。

收稿日期:2009-10-10,修回日期:2010-03-02

<sup>\*</sup> 通讯作者, E-mail:gxmswx@263.net;

divergence among its populations.

Key words: Tylototriton kweichowensis; mtDNA D-loop; tRNA Phe gene; Genetic diversity; Gene flow

贵州疣螈(Tylototriton kweichowensis),1932年由方炳文和张孟闻所命名[1],隶属两栖纲(Amphibia)有尾目(Caudata)蝾螈科(Salamandridae),为我国II级保护动物,是我国特有种[2]。该动物的分布区域较为狭窄,主要分布于贵州西部和西北部的水城、威宁、赫章、毕节、大方、纳雍、织金、黔西、金沙,以及云南东北部的彝良、永善[3],以赫章、毕节、大方为分布中心[4]。

随着乡镇企业蓬勃兴起,贵州疣螈的生存环境遭到严重破坏与污染,成螈正逐渐丧失生存场所,卵与幼螈的正常发育也受到严重影响,栖息地环境的恶化和种群大小剧烈变动容易导致其种群遗传多样性的丧失;遗传多样性的丧失对物种生存带来直接的不利影响,可以使物种更加容易灭绝<sup>[5-7]</sup>。Frankham 指出近交晚种更加容易灭绝<sup>[5-7]</sup>。Frankham 指出近交衰退和小种群遗传变异的丧失,是造成物种灰变绝的重要原因<sup>[8]</sup>。遗传多样性是评价一个物种进化潜力高低、抵制自然界各种生存压力能力强弱的重要遗传学指标<sup>[9-11]</sup>,是针对濒危物种制定有效保护策略和保护计划的最为重要的科学依据之一。早在 1998 年,贵州疣螈被列入

"中国濒危动物红皮书:两栖类和爬行类"[12]。

线粒体 DNA (mtDNA) D-环 (D-loop) 是线粒体基因组的非编码区,亦称控制区,属于遗传高变区,富含 A、T,进化速度快,多态性丰富,是研究种内遗传结构、遗传多样性、瓶颈效应等最有效的区域<sup>[5,13]</sup>。线粒体 tRNA Phe 基因位于 D-loop 与 12S rRNA 基因之间,由重链 DNA 编码。许多学者对贵州疣螈形态、生态、生理和细胞等方面作了相关报道,但未见对其 mtDNA 水平上种群遗传多样性的研究报道。本文对贵州疣螈不同群体的 D-loop 全序列及其相邻的 tRNA Phe 全序列变异情况和地理群体遗传多样性进行分析研究,以期为保护其遗传多样性和探索种内的系统发育提供资料。

#### 1 材料与方法

1.1 样品采集 本研究于  $2008 \sim 2009$  年采集了覆盖贵州和云南两省共 9 个县 12 群体的 58 个个体的贵州疣螈样品,采用非伤害性采样法,即捕捉后,剪其尾端约 1 cm 组织后放生,得到的样品以  $75\% \sim 80\%$  的酒精浸泡保存于 -25% 冰箱中。样品采集信息详见表 1 和图 1。

表 1 贵州疣螈样本数和采集地资料

Table 1 Sample numbers and collection sites of Tylototriton kweichowensis

群体 Population	个体数 Sample number	采集地 Collection sites	经、纬度 Longitude and Latitude	海拔 Altitude (m)
洛泽河 Luozehe	10	云南省彝良县洛泽河镇	103°58′E ,27°29′N	1 921
观风海 Guanfenghai	5	贵州省威宁县观风海镇	103°59′E , 26°57′N	2 295
财神 Caishen	7	贵州省赫章县财神镇	104°36′E ,27°12′N	1 784
水塘堡 Shuitangbao	2	贵州省赫章县水塘堡乡	104°39′E ,27°05′N	1 827
水城 Shuicheng	7	贵州省水城县郊	104°57′E ,26°32′N	1 799
羊场 Yangchang	2	贵州省纳雍县羊场苗族彝族乡	$105^{\circ}03{}^{\prime}\mathrm{E}$ , $27^{\circ}02{}^{\prime}\mathrm{N}$	1 604
鬃岭 Zongling	2	贵州省纳雍县鬃岭镇	105°15′E ,26°47′N	1 851
对坡 Duipo	4	贵州省毕节市对坡镇	$105^{\circ}18^{\prime}\mathrm{E}$ , $27^{\circ}28^{\prime}\mathrm{N}$	1 617
鸭池 Yachi	2	贵州省毕节市鸭池镇	105°21′E ,27°16′N	1 440
金坡 Jinpo	5	贵州省黔西县金坡乡	$105^{\circ}56'\mathrm{E}$ , $27^{\circ}10'\mathrm{N}$	1 447
大水 Dashui	7	贵州省大方县大水乡	$106^{\circ}00'\mathrm{E}$ , $27^{\circ}15'\mathrm{N}$	1 517
安洛 Anluo	5	贵州省金沙县安洛乡	$106^{\circ}06'\mathrm{E}$ , $27^{\circ}20'\mathrm{N}$	1 452

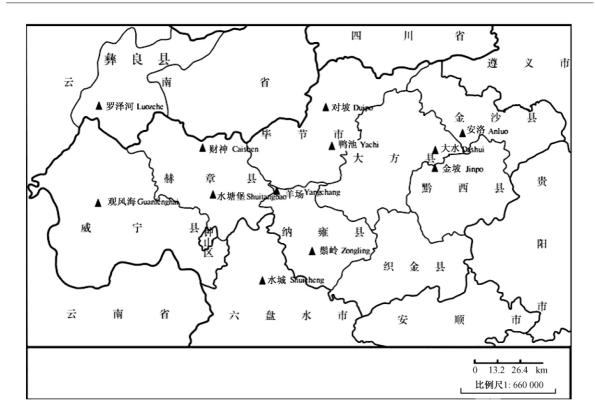


图 1 贵州疣螈的样品采集地示意图

Fig. 1 The sampling sites of Tylototriton kweichowensis

▲为采样点。▲ Represents sampling sites.

#### 1.2 实验方法

1. 2. 1 总 DNA 提取 采用常规的酚氯仿抽提法 ,取约 50 mg 样品 ,剪碎 ,蛋白酶 K 消化过夜 ,饱和酚:氯仿:异戊醇(25:24:1) 抽提 2 次 ,氯仿:异戊醇(24:1) 抽提一次 ,异丙醇  $(-20^{\circ}C)$ 沉淀和 70% 的乙醇洗涤 ,烘干后 TE 溶解。

1.2.2 PCR 扩增 利用引物 L-Pro-ML (5'-GGCACCCAAGGCCAAAATTCT-3')和 H-I2S<sub>1</sub>-ML (5'-CAAGGCCAGGACCAAACCTTTA-3') [14] 对贵州疣螈及作为外群的细痣疣螈(*T. asperrimus*)、大凉疣螈(*T. taliangensis*)的 mtDNA D-loop和tRNA Phe 进行扩增。PCR 扩增在 PTC-200 Peltier Thermal Cycle DNA 扩增仪(Bio-Rad Laboratories, Inc. USA)上进行。

扩增体积为 50 μl:25 μl Premix TaqE (包括 TaqE、10 × loading buffer、dNTP 和  $Mg^{2+}$ ) ,去

离子水  $20~\mu l$  ,正反引物  $(10~\mu mol/L)$  各  $2~\mu l$  ,模板 DNA  $(200\sim500~ng/\mu l)$   $1~\mu l$ 。热循环流程为:95  $^{\circ}$  预变性 5~min; 32~ 个循环 ,包括 94  $^{\circ}$  变性 30~s~ 50  $^{\circ}$  退火 1~min~ 72  $^{\circ}$  延伸 1~min; 72  $^{\circ}$  总延伸 10~min。反应产物进行电泳检测。

1.2.3 测序和序列数据分析 PCR 产物纯化和序列测定由上海鼎安生物科技有限公司完成。所得序列经 NCBI 搜索后,分析其相似性,从而甄别序列。对 ABI 文件人工校正后使用BioEdit 对序列编辑、排序、比对。用 MEGA 4.1 统计序列的碱基组成、多态位点和转换与颠换比。用 DnaSP 4.0 确定单元型,计算单元型多样性指数、核苷酸多样性、平均核苷酸差异数等。用 Arlequin 3.1 中的分子方差分析(AMOVA)估算群体间分化程度参数( $F_{\rm st}$ ),并用排列测验法(permutation test)检验  $F_{\rm st}$ 显著性(重复次数为1000)。通过  $F_{\rm st}$ 估算种群间基

因流  $N_{\rm m}:N_{\rm m}=(1/F_{\rm st}-1)/2$ 。

在 PAUP\* 4.0bl0 软件上用最大简约法 (maximum parsimony ,MP) 和邻接法 (neighbour joining ,NJ) 构建单元型的系统发生树 ,采用重复抽样分析1 000次检验分子系统树各分枝的置信度。构树时用贵州疣螈的近缘种细痣疣螈和大凉疣螈 (GenBank 登录号分别为 GU012650和 GU012651)的同源序列作为外群<sup>[15]</sup> ,以获取系统树的根。应用软件 NETWORK 4.5.1.0 ,采用中介网络分析法 (median joining) 对贵州疣螈D-loop 区及 tRNA Phe 序列定义的单元型进行了网络进化分析。

#### 2 结 果

**2.1** 贵州疣螈群体 **D-loop** 基因序列变异 共获得贵州疣螈 58 个个体的 mtDNA D-loop 区全序列 737 bp 和 tRNA<sup>phe</sup> 基因全序列 71 bp ,共808 bp; D-loop 区 A、T、G、C 的平均含量分别为27.8%、34.3%、21.4%和16.5%; tRNA<sup>phe</sup>序列A、T、G、C 的平均含量分别为44.3%、28.6%、

14.3%和12.8%。

分析了 D-loop 区和 tRNA<sup>phe</sup>总共808 个位点后 发现了16 个多态性变异位点 约占总分析位点的 1.98% ,包括 11 个简约信息位点 5 个插入/缺失位点 ,碱基的转换颠换之比 (Ts/Tv)为 1.363 ,可见碱基替换中 ,转换和颠换相当 ,表现出较低的转换偏奇(bias)。另外 ,16 个变异位点中 ,10 个在 D-loop 区 ,占该区位点的 0.81% ,6个在 tRNA<sup>phe</sup>序列中 ,占该基因位点的 8.45% ,tRNA<sup>phe</sup>基因序列变异明显多于 D-loop 区。

2.2 贵州疣螈群体的遗传多样性参数 贵州 疣螈各群体的遗传多样性参数见表 2。各群体 的变异位点都较少,仅有 1~2 个;平均核苷酸 差异数及核苷酸多样性指数均较低,分别在 0.000 0~3.000 0之间和 0~0.003 73 之间;就 各群体的单元型数而言,最少的是水城、羊场和 鸭池群体,仅有 1 个,表现为较低的单元型多样性指数 0.000,其余群体单元型数为 2 个以上,表现出较高的单元型多样性指数,为 0.800~1.000 之间。

表 2 贵州疣螈 12 群体的 D-loop 及 tRNA Phe 基因遗传多样性参数
Table 2 Genetic diversity parameters of mtDNA D-loop and tRNA Phe gene fragments
of Tylototriton kweichowensis

群体 Population	个体数 Sample number	多态位点 Polymorphic sites	平均核苷酸差异数 Average number of nucleotide differences	核苷酸多样性指数 Nucleotide diversity index	单元型个数 Number of haplotype	单元型多样性 Haplotype diversity
洛泽河 Luozehe	10	2	2. 356	0.002 92	5	0.800
观风海 Guanfenghai	5	2	1.400	0.002 24	4	0.900
财神 Caishen	7	2	1.048	0.001 30	6	0. 952
水塘堡 Shuitangbao	2	2	3.000	0.003 73	2	1.000
水城 Shuicheng	7	2	0.000	0.00000	1	0.000
羊场 Yangchang	2	2	0.000	0.00000	1	0.000
鬃岭 Zongling	2	2	0.000	0.00000	2	1.000
对坡 Duipo	4	1	0.500	0.000 62	3	0.833
鸭池 Yachi	2	1	0.000	0.00000	1	0.000
金坡 Jinpo	5	1	1.000	0.001 24	4	0.900
大水 Dashui	7	1	2. 000	0.00248	6	0. 952
安洛 Anluo	5	2	1.000	0.001 24	4	0.900

对贵州疣螈 58 条 D-loop 区、tRNA<sup>Phe</sup>同源序列的 16 个多态位点分析后得到 26 个单元型,其分布见表 3。贵州疣螈的 12 个群体没有共享单元型,也没有明显的主体单元型,仅水城

群体只产生一个单元型(Hap 26)而且是特有单元型的群体,其余群体的单元型共享和特有情况没有明显的特征。

表 3 26 个单元型及其在贵州疣螈 12 个群体中的分布 Table 3 Distribution of 26 haplotypes in 12 groups

单元型 Haplotype	变异位点 Variation position	洛泽河	观 风 海	财神	水塘堡	水城	羊场	鬃岭	对坡	鸭池	金坡	大水	安洛	总计 Total	登录号 GenBank accession number
	1 3 3 4 4 4 6 6 7 7 7 7 7 8														
	4 5 2 1 3 3 3 3 2 9 5 5 6 6 8 0														
	9 8 8 9 9 0 1 2 6 1 1 3 3 4 2 3														
Hap 1	— A C A — T A A T T T A A T G C				1		2							3	GU012652
Hap 2	$-\cdot\cdot\cdot-\cdot$ c · - · c · T			1	1									2	GU012653
Нар 3	$-\cdot$ A $\cdot-\cdot\cdot\cdot$ T T							1						1	GU012654
Hap 4	$-\cdot$ A $\cdot-\cdot\cdot\cdot$ T T							1						1	GU012655
Hap 5	$- \cdot \cdot \cdot \cdot T \cdot \cdot \cdot \cdot \cdot \cdot \cdot T$								2	2				4	GU012656
Нар 6	$c \cdot \cdot \cdot - \cdot \cdot \cdot \cdot \cdot \cdot \cdot T$			1							2	2		5	GU012657
Hap 7	$c \cdot \cdot \cdot - \cdot \cdot T \cdot - \cdot - \cdot \cdot \cdot T$										1		1	2	GU012658
Hap 8	$- \ \mathtt{T} \ \boldsymbol{\cdot} \ \boldsymbol{\cdot} - \boldsymbol{\cdot} \ \boldsymbol{\cdot} \ \boldsymbol{\cdot} - \boldsymbol{\cdot} - \boldsymbol{\cdot} \ \boldsymbol{\cdot} \ \mathtt{T}$										1			1	GU012659
Нар 9	c $\mathbf{r} \cdot \cdot - \cdot \cdot \cdot \mathbf{r}$										1			1	GU012660
Hap 10	$c\ _{\mathtt{T}}\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}-\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}-c\ \boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{c}\ c\ \boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}$											1		1	GU012661
Hap 11	$-\cdot\cdot\cdot-\cdot$ - C $\cdot$ - G C $\cdot$ T											1		1	GU012662
Hap 12	$-\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}-\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}-\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}$		1									1		2	GU012663
Hap 13	$-\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}-\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}-\boldsymbol{\cdot}-\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}$			1								1	2	4	GU012664
Hap 14	$- \cdot \cdot \cdot - \cdot T$			2					1			1		4	GU012665
Hap 15	$-\cdot\cdot c-c\cdot c\cdot c\cdot \cdots - \cdots T$	3	2											5	GU012666
Hap 16	$-\cdot\cdot c-\cdot\cdot g\cdot\cdot\cdot-\cdot r$		1											1	GU012667
Hap 17	$-\cdot\cdot c-c\cdot g-\cdot\cdot-\cdot T$		1											1	GU012668
Нар 18	$- \cdot \cdot \cdot - \cdot \cdot - c \cdot \cdot c \cdot T$			1										1	GU012669
Нар 19	$-\cdots-$ c $\cdots$ T			1										1	GU012670
Нар 20	$-\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}-\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}-\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}\boldsymbol{\cdot}$												1	1	GU012671
Нар 21	c $\mathbf{r} \cdot \cdot - \cdot \mathbf{r} \cdot - \cdot - \cdot \cdot \mathbf{r}$												1	1	GU012672
Нар 22	$-  {\scriptscriptstyle T}  \boldsymbol{\cdot}  \boldsymbol{\cdot} - \boldsymbol{\cdot}  \boldsymbol{\cdot}  \boldsymbol{\cdot}  \boldsymbol{\cdot}  \boldsymbol{\cdot}  \boldsymbol{\cdot}  \boldsymbol{\cdot}  \boldsymbol{\cdot}  \boldsymbol{\tau}$	1							1					2	GU012673
Нар 23	$-\cdots$ C $\cdots$ T	4												4	GU012674
Hap 24	$-\cdot\cdot c-c\cdot c\cdot c\cdot \cdots T$	1												1	GU012675
Нар 25	$-\cdot\cdot\cdot-\cdot$ C $\cdot$ - C $\cdot$ T	1												1	GU012676
Нар 26	$-\cdots-\cdots-$					7								7	GU012677

数字(纵向)表示单元型的变异位点,"一"表示碱基的缺失,"•"表示与第一个单元型(Hap 1)有相同的碱基组成。群体中文名称对应的英文参见表 2。

Numbers (vertical) show the variation positions among *Tylototriton kweichowensis* haplotype. "—" represents gaps / missing data sites. Variable sites are identified within 808 bp sequence where a "." represents identity with haplotype Hap-1. English name of all populations see the table 2.

2.3 遗传分化和基因流 12 个群体间的遗传分化指数(F<sub>st</sub>)在 0.000 00~1.000 00 之间(表4) 遗传分化指数最小的是水塘堡群体与羊场群体、水塘堡群体与鬃岭群体之间,都为 0,即 无分化;其次是安洛群体与大水群体之间,为 0.015 87;而水城与羊场、水城与鸭池、羊场与鸭池之间的遗传分化指数达到最大值 1。

贵州疣螈 12 群体间的基因流见表 4 ,由于水塘堡群体和羊场群体、鬃岭群体之间的  $F_{st}$  值为 0 ,用公式  $N_{m}=(1/F_{st}-1)/2$  来估算基因流失去意义,但根据公式近似值的推算,可以认为这两组对间的  $N_{m}$  趋向于无穷大。在其余计算出的组对中,基因流总体来说是比较丰富的,但两两组对间差异较大,安洛群体和大水群体

夷 4	贵州疾頓12	群体间的遗	传分化指数(	$F_{st}$ )和基因流 $(N_{m})$	١
1X T	ᄝᄁᄓᄭᇇᅏᆘᅀ		12 JI 11 11 2X (	上。八仙李凶加八八。	,

Table 4	Fixtion index (F)	and migration rates ( N	among twelve	Tylototriton kweichowensis groups
rabie 4	rixuon muex(r.,)	and migration rates N	i among twerve	I violoiriion kweichowensis groups

群体	洛泽河	观风海	财神	水塘堡	水城	羊场	鬃岭	对坡	鸭池	金坡	大水	安洛
洛泽河		11. 74	3. 38	2. 84	0.41	0. 85	2. 85	2. 51	0. 85	2. 67	3. 18	2. 67
观风海	0.040 85		6. 45	6. 76	0.31	0. 93	6.76	3. 32	0. 93	4. 50	10.68	4.50
财神	$0.128\ 81^*$	0.071 90		11. 57	0.45	1. 24	14. 31	15. 94	1. 24	3. 10	7. 75	3.10
水塘堡	0. 149 83	0.068 83 -	- 0. 041 14		0.10	+ ∞	+ ∞	4. 00	0.50	6. 76	14. 31	6.76
水城	0.547 90*	0.616 32*	$0.523\ 81^*$	0.83133*		0.00	0.10	0. 22	0.00	0.31	0.45	0.31
羊场	0. 370 63*	0.35018	0. 287 53	0.00000	1.000 00*		0.50	0.69	0.00	0. 93	1. 24	0.93
鬃岭	0. 149 38	0.068 83	0.033 77	0.00000	0.831 33*	0.500 00		4. 00	0.50	6. 76	14. 31	6.67
对坡	0. 166 13	0. 131 05	0.03041	0. 111 11	0.694 99*	0.42029	0.11111		5. 67	5. 67	7. 09	5.67
鸭池	0. 370 63*	0.35018	0. 287 53	0.500 00	$1.000~00^*$	1.000 00	0.500 00	-0.081 08		0. 93	1. 24	0.93
金坡	0. 157 57*	0.100 00	0.158 70	0.068 83	0.616 32*	0. 350 18	0.068 83	0. 131 05	0. 350 18*		10.06	7.50
大水	$0.128\ 81^*$	0.044 71 -	- 0. 060 61	0.033 77	0. 523 81*	0. 287 53*	0.033 77	0.065 85	0. 287 53	- 0. 047 37		31.01
安洛	0. 157 57*	0.100 00	0.158 70	0.068 83	0.616 32*	0. 350 18	0.068 83	0. 131 05	0.350 18	0.062 56	0.015 87	

对角线上方为 12 群体间的基因流 $(N_{\rm m})$  对角线下方为遗传分化指数 $(F_{\rm s})$  , "\*"表示显著差异 (P < 0.05)。群体中文名称对应的英文参见表 2。 Above the diagonal: migration rates  $(N_{\rm m})$  , Below the diagonal:  $F_{\rm st}$  values based on haplotype frequencies. \* Mean significance (P < 0.05). English name of all populations see the table 2.

间的基因流最丰富,为 31.01,而水城与鸭池、水城与羊场、鸭池与羊场 3 个组对间却无基因流( $N_m=0$ )。

2.4 歧点分布和中性检验 贵州疣螈种群歧点分布统计分析结果呈单峰图(图2),表明其种群在最近经历了种群爆发和种群扩张;同时,

Fu's Fs 检验结果 (Fs = -3.925) 也表明 ,贵州 疣螈种群经历了一个强的种群增长和扩散 ,近 期存在遗传变异。 Tajima's D 和 Fu and Li's D 值检测结果表明 ,贵州疣螈种群相对于中性进化的歧异度 ,并没有明显的偏离 ,具有相对稳定的种群结构 (P > 0.05)。

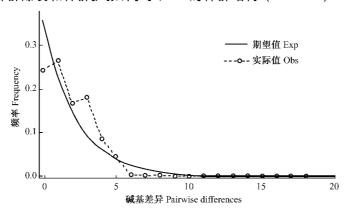


图 2 贵州疣螈总体样本的歧点分布分析

Fig. 2 Distribution of the number of pairwise differences in total Tylototriton kweichowensis samples

2.5 分子系统发育和网络进化分析 用 MP 法和 NJ 法构建了贵州疣螈线粒体控制区及 tRNA Phe 序列共 808 个位点定义的 26 个单元型的系统发生树(图 3), MP 树和 NJ 树一致性地显示:种群内和种群间的 26 个单元型并没有形成明显的群组,各种群中的单元型都相互散布在不同的分布群中,呈现一种混杂的分布格局。

中介网络进化分析(图 4)显示,贵州疣螈单元型没有分为明显支系,各群体混杂在一起,没有显示出地理位置和单元型的对应关系,支持 MP 树和 NJ 树的分析结果; Hap 14 位于网络图的中心,推测这个单元型可能是较为原始的,其他单元型由其衍生而来。

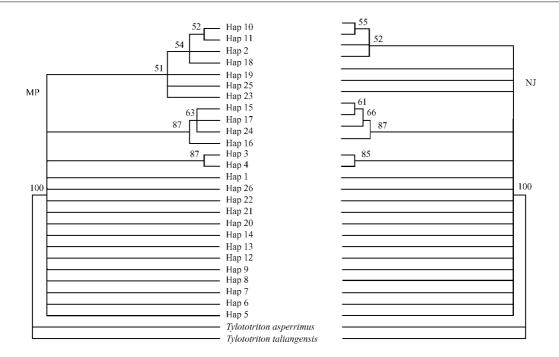


图 3 贵州疣螈 D-loop 区和 tRNA<sup>phe</sup>基因全序列定义的 26 个单元型的 MP 和 NJ 系统发生树 Fig. 3 The MP and NJ phylogenetic trees of *Tylototriton kweichowensis*'s 26 haplotypes based on mtDNA D-loop and tRNA<sup>Phe</sup> gene

树枝处的数字为自引导值(Bootstrap),重复次数为1000;字母代码表示不同的单元型(同表3)。

Numbers at notes indicated the statistical support obtained from 1 000 bootstrap replicates.

### 3 讨论

通常认为线粒体控制区富含 A、T,属于遗传高变区,多态性丰富。本研究显示,贵州疣螈 D-loop 区 A+T(62.1%)含量确实明显高于 G+C(37.9%)含量;但在变异位点中,发生在 D-loop 区的多态位点仅占该区位点的 0.81%,而发生在 tRNA<sup>phe</sup>序列中的多态位点占该基因位点的 8.45%。由此看来,D-loop 区的多态性不如 tRNA<sup>phe</sup>基因的多,这是其物种固有的特殊性还是其遗传漂变的结果目前尚不清楚,还有待进一步研究。

遗传多样性对物种的生存具有重要的意义。贵州 疣 螈 58 个体的 58 条 D-loop 及 tRNA<sup>Phe</sup>同源序列的 808 个分析位点中,仅有 16 个变异位点,占序列分析位点的 1.98%,插入/缺失位点 5 个,出现明显的碱基插入/缺失现象,说明序列的突变并非发生在近期<sup>[16]</sup>:对贵

州疣螈总的 12 群体而言 ,单元型数为 26 ,单元型多样性为 0.686 ,核苷酸多样性为 0.002 24 ,即贵州疣螈种群有相对较多的单元型数目和较低的核苷酸多样性 [17]。这种较高的单元型数和较低核苷酸多样性值表明 ,贵州疣螈种群可能由一个较小的有效种群迅速增长 [18] ,虽然通过变异积累了单元型的多态性 ,但却还未能积累核苷酸序列的多样化 [19] 。因此我们推测贵州疣螈在进化历史上可能经历过瓶颈效应 (bottle neck effect) ,但种群中这种很低的核苷酸多样性也可能是生境的破碎化以及多种历史原因的综合结果 [17] 。

未检测到贵州疣螈 12 群体共享的单元型, 仅水城群体产生一个特有单元型(Hap 26)。 但 MP 树和 NJ 树显示, Hap 26 并没有形成独立

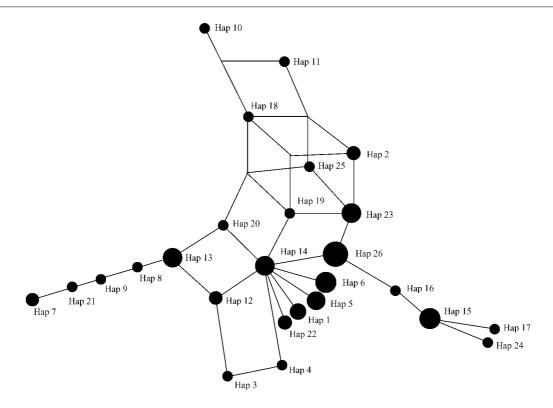


图 4 贵州疣螈单元型的中介网络进化分析

Fig. 4 Median joining Network analysis based on mtDNA haplotypes of Tylototriton kweichowensis 单元型之间的连线长度约表示变异次数;圆圈大小大约表示该单元型出现的次数。

The length of lines roughly represents mutational steps. The size of circles roughly represents the number of individuals.

的枝群,而是与其他单元型呈平行枝,26 种单元型没有显示出相应的地理枝群,也没有形成明显的群组,各种群中的单元型都相互散布在不同的分布群中,呈现一种混杂的分布格局;网络进化分析的结果表明(图 4),贵州疣螈所有单元型呈现以 Hap 14 为中心的"辐射状"网络图,没有明显的支系分化,也没有显示出地理系的分析的结果。以上分析表明,贵州疣螈为一单系起源,由一个有效种群增长、扩散而成<sup>[20]</sup>,还没有显著的地理隔离和足够的分化时间使之形成地理种群或亚种;歧点分布统计分析和 Fu's Fs 检验结果均表明,贵州疣螈种群曾经历了种群爆发和种群扩张<sup>[21-23]</sup>。这与上述遗传多样性统计结果的推论一致。

贵州疣螈种群间的  $F_{st}$  检测表明(表 4),两两种群间分化水平最小的是水塘堡—羊场群体

间、水塘堡-鬃岭群体间,为0;分化水平最大的 是羊场-水城群体间、鸭池-水城群体间、羊场-鸭 池群体间,为1。当然由于这些组对当中,都有 一个个体数仅为2的群体,故群体样本数太少 可能引起了种群分化水平与真实值的偏离。

Allendorf 认为当  $N_m$  < 1 时,种群间可能由于遗传漂变而产生分化  $^{[24]}$ ; 当  $N_m$  > 1 时,群体间存在较为丰富的基因流  $^{[25]}$ 。就水城群体而言,其样本数足够大 (n=7),与其他任何群体间的基因流均不到 1,最大也只有 0.45; 另一方面如上述,水城群体仅有一个单元型,而且是特有单元型;基因流和遗传多样性一致性地表明了在 12 个群体中,水城群体已有分化的迹象,而其他群体间仍然存在丰富的基因流,分化水平不太显著。表 4 还显示了,地理距离最近的两两群体间,其基因流不一定是最丰富的,本文作者认为这可能与贵州疣螈占据的这一区域地

貌切割深,山岳屏障和人类干扰(如公路的修建等)等有关。

贵州疣螈是我国所特有的一个物种,由于其分布较为狭窄,长期以来对贵州疣螈种群的数量、分布特别是种群的遗传变异缺乏深入了解。随着人类活动的影响,贵州疣螈的栖息地不断缩小和破碎化,水平分布成点状或片状<sup>[4]</sup>,种群数量也日益减少。本研究结果表明,贵州疣螈各群体之间没有发生极显著的遗传分化,因此建议将贵州疣螈所有群体作为一个整体的管理单元加以保护<sup>[16]</sup>。

致谢 采样得到了六盘水师范学院田应洲教授、毕节学院王延斌教授,以及肖树林、郝茂贤、宋芝、顾怀江、薛光虎等人士的大力帮助;实验过程中得到本实验室研究生王会、宋华的帮助,特此一并致谢。

#### 参 考 文 献

- [1] Fang P W, Chang M Y. Notes on Tylototriton kweichowensis, sp nov and asperrimus Unterstein with synopsis to species. Sinensia, 1932, 2:111-122.
- [2] 赵尔宓. 中国两栖动物地理区划. 四川动物,1995,(增刊):3-14.
- [3] 费梁 胡淑琴 ,叶昌媛 ,等. 中国动物志: 两栖纲(上卷). 北京: 科学出版社 2006 268 - 272.
- [4] 王延斌 魏明松.贵州疣螈在贵州西部、西北部的分布 现状及环境影响. 毕节师范高等专科学校学报,1999, 3:17-19.
- [5] David D D ,Turner B J. Evolutionary genetics of death valley pupfish populations: Mitochondrial DNA sequence variation and population structure. Molecular Ecology ,1998 7: 279 - 288.
- [6] Saccheri I ,Kuussaari M ,Kankare M ,et al. Inbreeding and extinction in a butterfly metapopulation. Nature ,1998 , 392:491-494.
- [7] Soule M E ,Hillis L S. No need to isolate genetics. Science , 1998 282:1658 - 1659.
- [8] Frankham R. Inbreeding and extinction: island populations. Conservation Biology ,1998 ,12:665 675.
- [9] Frankham R. Conservation genetics. Annual Review of Genetics 1995 29:305 - 327.
- [10] Frankham R , Ralls K. Conservation biology: inbreeding leads to extinction. Nature J998 392:441 - 442.

- [11] Frankham R, Ballou J D, Briscoe D A. Introduction to Conservation Genetics. Cambridge: Cambridge University Press 2002, 78 – 104.
- [12] 赵尔宓. 中国濒危动物红皮书: 两栖类和爬行类. 北京: 科学出版社 ,1998 ,38 55.
- [13] Rosel P E, Block B A. Mitochondrial control region variability and global population structure in the swordfish Xiphias gladius. Marine Biology ,1996 ,125:11 - 22.
- [14] Steinfartz S, Veith M, Tautz D. Mitochondrial sequence analysis of Salamandra taxa suggests old splits of major lineages and postglacial recolonizations of Central Europe from distinct source populations of Salamandra salamandra. Molecular Ecology 2000 9:397-410.
- [15] Weisrock D W, Papenfuss T J, Macey J R, et al. A molecular assessment of phylogenetic relationships and lineage accumulation rates within the family Salamandridae (Amphibia, Caudata). Molecular Phylogenetics and Evolution 2006 A1:368-383.
- [16] Quinn T W ,Wilson A C. Sequence evolution in and around the mitochondrial control region in birds. Journal of Molecular Evolution ,1993 37:417 – 425.
- [17] 柳杨 李进华 赵健元. 黄山短尾猴 mtDNA 控制区序列 变异及种群的遗传多样性. 动物学报 2006 52(4):724 -730.
- [18] 李明,蒙世杰,魏辅文,等. 羚牛的遗传多样性及其种群遗传结构分析. 兽类学报 2003 23(1):10-16.
- [19] Avise J C. Phylogeography the History and Formation of Species. Cambridge, Massachusetts London, England: Harvard University Press 2000.
- [20] 郭丽. 中日水域江豚 mtDNA 分子系统地理学和种群历史研究及中国水域江豚不同时期遗传多样性的变化分析. 南京: 南京师范大学生命科学学院遗传资源研究所硕士学位论文 2006 24-27.
- [21] Fu Y X. Statistical tests of neutrality of mutations against population growth ,hitchhiking and background selection. Genetics ,1997 ,147 (2):915-925.
- [22] Su B ,Fu Y X ,Wang Y X. Genetic diversity and population history of the red panda (*Ailurus fulgens*) as inferred from mitochondrial DNA sequence variations. Mol Biol Evo , 2001 ,18(6):1070-1076.
- [23] 程宏毅,鲍毅新,陈良,等. 黑麂——皖浙分布中心种 群的遗传多样性.动物学报 2008,54(1):96-103.
- [24] Allendorf F W. Gene flow and genetic differentiation among populations. Genetics and Conservation ,1983 ,18 (3):51 -65.
- [25] David P. Hetemzygosity-fitness correlations: new perspectives on old problems. Heredity ,1998 ,80:531 – 537.