

基于线粒体控制区和微卫星标记探讨秦岭细鳞鲑物种有效性

熊冬梅 蒙彦晓 张鑫森 王继隆 冯广朋 邵俭 王立新

THE VALIDITY OF SPECIES OF *BRACHYMYSTAX TSINLINGENSIS* LI BASED ON MITOCHONDRIA CONTROL REGION AND MICROSATELLITE

XIONG Dong-Mei, MENG Yan-Xiao, ZHANG Xin-Miao, WANG Ji-Long, FENG Guang-Peng, SHAO Jian, WANG Li-Xin

在线阅读 View online: https://doi.org/10.7541/2022.2022.0418

您可能感兴趣的其他文章

Articles you may be interested in

基于形态学差异探讨秦岭细鳞鲑亚种有效性问题

THE VALIDITY OF SUBSPECIES OF *BRACHYMYSTAX LENOK TSINLINGENSIS* LI BASED ON MORPHOLOGICAL DIFFERENCE ANALYSIS

水生生物学报. 2018, 42(3): 550-560 https://doi.org/10.7541/2018.069

秦岭细鳞鲑栖息地环境特征研究

HABITAT ENVIRONMENTAL CHARACTERISTICS OF BRACHYMYSTAX LENOK TSINLINGENSIS

水生生物学报. 2017, 41(1): 214-219 https://doi.org/10.7541/2017.27

秦岭细鳞鲑代谢及低氧耐受能力对温度驯化的响应

THE METABOLISM AND HYPOXIA TOLERANCE OF *BRACHYMYSTAX LENOK TSINLINGENSIS* IN RELATION TO TEMPERATURE ACCLIMATION

水生生物学报. 2017, 41(1): 201-205 https://doi.org/10.7541/2017.25

不同脂肪源对细鳞鲑生长、脂质代谢及抗氧化性能的影响

EFFECTS OF DIFFERENT LIPID SOURCES ON THE GROWTH, LIPID METABOLISM AND ANTIOXIDANT ABILITY OF BRACHYMYSTAX LENOK

水生生物学报. 2018, 42(3): 533-541 https://doi.org/10.7541/2018.067

光裸方格星虫野生与养殖群体线粒体控制区序列的遗传差异分析

GENETIC VARIATION ANALYSIS ON WILD AND CULTURED POPULATIONS OF *SIPUNCULUS NUDUS* INFERRED FROM MTDNA CONTROL REGION SEQUENCES

水生生物学报. 2017, 41(2): 384-390 https://doi.org/10.7541/2017.47

基于线粒体COI基因和控制区序列的辽宁沿海弯棘斜棘群体遗传多样性和遗传结构分析

POPULATION GENETIC STRUCTURE AND DIVERSITY ANALYSIS OF *REPOMUCENUS CURVICORNIS* IN THE LIAONING COAST BASED ON DNA SEQUENCES OF THE MITOCHONDRIAL*CO* **I** GENE AND CONTROL REGION

水生生物学报. 2017, 41(3): 581-588 https://doi.org/10.7541/2017.75



关注微信公众号,获得更多资讯信息

doi: 10.7541/2022.2022.0418

基于线粒体控制区和微卫星标记探讨秦岭细鳞鲑物种有效性

熊冬梅¹ 蒙彦晓¹ 张鑫淼¹ 王继隆² 冯广朋³ 邵 俭⁴ 王立新¹

(1. 西北农林科技大学动物科技学院水产科学系,杨凌 712100; 2. 中国水产科学研究院黑龙江水产研究所,哈尔滨 150070;
 3. 中国水产科学研究院东海水产研究所,上海 200090; 4. 贵州大学动物科学学院,贵阳 550025)

摘要:文章基于线粒体控制区基因序列和微卫星标记比较秦岭细鳞鲑(Brachymystax tsinlingensis Li)、黑龙江 流域的尖吻细鳞鲑(Brachymystax lenok Pallas)和钝吻细鳞鲑(Brachymystax tumensis Mori)的分子遗传差异,为 澄清其分类地位争议提供分子证据。结果表明:(1)扩增217个样本的mtDNA D-loop区序列,共获得45个单倍 型,类群间无共享单倍型;基于单倍型构建的系统进化树显示三个细鳞鲑类群呈独立的支系;(2)基于14个呈 多态性位点的遗传分化结果表明,秦岭细鳞鲑与尖吻或钝吻细鳞鲑之间的遗传距离均大于尖吻细鳞鲑和钝吻 细鳞鲑之间的遗传距离;(3)基于线粒体D-loop和多态性微卫星位点计算出的遗传分化系数(F_{ST})都远高于0.25, 表明三个类群间的遗传分化程度极高。这些结果表明,秦岭细鳞鲑与黑龙江流域细鳞鲑之间遗传分化程度 高,结合前期发现秦岭细鳞鲑与黑龙江细鳞鲑类群有明显形态分化的研究结果及它们之间地理隔离已久的现 状,研究初步判定秦岭细鳞鲑与黑龙江细鳞鲑类群有明显形态分化的研究结果及它们之间地理隔离已久的现 状,研究初步判定秦岭细鳞鲑为独立物种,并建议以Brachymystax tsinlingensis Li为拉丁名。同时,建议将秦岭 细鳞鲑作为独立单元进行保护,避免人为引种或杂交等因素造成种质资源破坏。

关键词:线粒体控制区; 微卫星标记; 秦岭细鳞鲑; 尖吻细鳞鲑; 钝吻细鳞鲑 中图分类号: \$932.4 文献标识码: A 文章编号: 1000-3207(2023)05-0809-10



秦岭细鳞鲑(Brachymystax tsinlingensis Li, 1966)为秦巴山区特有土著鱼类,隶属于鲑形目Salmoniforms、鲑科Salmonidae,主要分布于陕西黑 河、湑水河、石头河和太白河等山区溪流以及甘 肃的渭水支流上游,为细鳞鲑属鱼类在第四纪冰期 自北向南移的残留种^[1]。20世纪90年代因野生资源 量衰减被列入国家 II 级重点野生保护动物名录^[2,3], 为避免物种灭绝的悲剧在秦岭细鳞鲑上重演,对其 开展种质资源保护和遗传多样性研究十分必要。

然而,自1964年秦岭细鳞鲑被发现以来^[4],其分 类地位一直饱受争议,有学术观点认为秦岭地区的 细鳞鲑是一个新的地方亚种,有别于分布在新疆和 黑龙江地区的细鳞鲑*B. lenok lenok* (Pallas,1773)^[5.6]; 另一种观点则质疑秦岭细鳞鲑亚种地位,认为细鳞 鲑属在我国不存在亚种分化^[7-9],只有一个物种。 近年来,分布于黑龙江流域的细鳞鲑依吻部形态差 异分为钝吻细鳞鲑(B. tumensis Mori, 1930)和尖吻 细鳞鲑(B. lenok Pallas, 1773)两个物种^[10-13],并认 为秦岭细鳞鲑形态特征更接近于钝吻细鳞鲑^[10],但 也有学者认为秦岭细鳞鲑的某些形态特征与尖吻 细鳞鲑和钝吻细鳞鲑都不符合^[14],将秦岭细鳞鲑作 为一个独立物种的观点[14-16]。秦岭细鳞鲑的分类 地位不明晰,为种质资源保护工作、相关科学研究 开展及保护政策制定都带来极大不便,例如学者们 在撰写秦岭细鳞鲑有关的研究论文时,犹豫采用亚 种名还是物种名来表述其拉丁学名;细鳞鲑跨地域 引种放流因科学依据不明而存在潜在风险。经分 析发现,上述文献主要采用形态学性状、生化同工 酶等研究手段讨论秦岭细鳞鲑分类地位,或仅报道 黑龙江流域的钝吻细鳞鲑和尖吻细鳞鲑的分类地 位与遗传多样性,缺乏采用分子手段比较秦岭细鳞 鲑与黑龙江流域细鳞鲑遗传差异从而探讨秦岭细

收稿日期: 2022-10-12;修订日期: 2022-12-05

基金项目: 国家自然科学基金(32273138和31302189); 陕西省重点研发计划(2021NY-002); 中央高校基本科研业务费(2452020154)资助 [Supported by the National Natural Science Foundation of China (32273138 and 31302189); the Key Research and Development Projects of Shaanxi (2021NY-002); the Chinese Universities Scientific Fund (2452020154)]

作者简介: 熊冬梅(1982—), 女, 博士, 副教授; 主要从事鱼类遗传资源保护及水域环境监测研究。E-mail: xiongdongmei@nwsuaf.edu.cn 通信作者: 王立新(1968—), 男, 博士, 副教授; 主要从事鱼类遗传资源保护与利用。E-mail: fisherwanglx@nwsuaf.edu.cn 有效进行物种界定是分类学的首要任务,也是 研究系统发育、适应性进化、生物地理学和保护 生物学的第一步。明确秦岭细鳞鲑的分类地位和 野生种群的遗传变异是有效保护和种质资源合理 开发利用的前提。本研究以澄清秦岭细鳞鲑分类 地位的历史争议为出发点,采集陕西秦岭地区和黑 龙江流域的细鳞鲑野生种群样本为试验材料,结合 线粒体控制区序列变异和微卫星分子标记比较秦 岭细鳞鲑和黑龙江流域细鳞鲑的遗传差异,以期为 濒危鱼类秦岭细鳞鲑种质资源保护提供其分类地 位的支撑数据。

1 材料与方法

1.1 实验材料

B. tsinlingensis

野生细鳞鲑样本于2014—2017年采自秦岭地 区陕西周至县至太白县的黑河和湑水河,黑龙江流 域的呼玛河和乌苏里江,依据样本的地理分布位置 和吻部形态、体色及斑点等形态性状^[10, 14, 17]鉴定 划分为尖吻细鳞鲑、钝吻细鳞鲑和秦岭细鳞鲑三 个类群。采集样本背鳍下方肌肉,保存于95%酒精 中,用于提取基因组DNA。样本数量及采集信息见 表1。

1.2 基因组DNA提取及线粒体D-loop区的扩增

采用苯酚-氯仿法从肌肉中提取基因组DNA。 1%琼脂糖凝胶电泳和超微量核酸分析仪检测 DNA的质量和浓度。利用鲑科鱼类mtDNA D-loop 区通用引物^[18]以扩增样本的D-loop序列(F5'-AGAGCGCCGGTGTTGTAATC-3'; R5'-GCTAG CGGGACTTTCTAGGGTC-3')。PCR扩增反应体系 (50 μ L),其中*Taq* MasterMix 25 μ L,模板DNA 1 μ L, 引物各1 μ L,加ddH₂O至50 μ L。PCR扩增程序为: 94℃预变性4min; 94℃变性30s, 55℃退火30s, 72℃ 延伸45s, 38 个循环; 72℃延伸8min。PCR 产物经

陕西湑水河

Xushui River in Shaanxi

1%琼脂糖凝胶电泳检测,对目标条带清晰单一的 PCR产物进行纯化回收后送南京金斯瑞生物科技 有限公司进行双向测序。

1.3 测序结果比对及遗传分化分析

原始序列经拼接和手工校正后,用Clustalx v.1.83^[19]进行多重序列比对。利用MEGA6^[20]分析 碱基组成,转/颠换比,并计算简约信息位点数及变 异位点数。用DnaSP v.5.10^[21]计算单倍型数、多态 位点数、单倍型多样性、核苷酸多样性指数、单 倍型间平均核苷酸差异数和核苷酸多样性等指标; 并对基因分化系数(*G*_{st})及类群间基因流(*N*_m)进行 计算。

以川陕哲罗鲑*Hucho bleekeri* (GenBank No. HM804473)和多瑙哲罗鲑*H. hucho* (GenBank No. KM588351)为外群,利用MEGA6^[20]提供的ML最大 似然法构建系统进化树,并进行1000次Bootstrap置 信检验。

基于MEGA6的Kimura's 2-paramenter模型计 算类群间两两遗传距离,并通过Arlequin v. 3.5^{121} 计 算三个细鳞鲑类群的遗传分化系数(F_{ST})和分子方 差分析(AMOVA),进行1000次重排后的显著性 检验。

1.4 微卫星位点筛选与引物荧光标记、PCR扩增 及微卫星分型

本研究对86个微卫星位点进行了筛选,随机选 取20尾样本的基因组DNA为模板,用于筛选多态性 微卫星位点。PCR扩增反应体系为(12.5 µL): Reaction Mix 6.2 µL, DNA Polymerase (2.5 U/µL) 0.3 µL, 上下游引物各0.5 µL,模板DNA0.5 µL, 加ddH₂O补 至12.5 µL。PCR程序为: 94℃预变性4min, 94℃变 性30s、退火温度30s、72℃延伸45s, 重复38次循 环,最后72℃延伸8min。

据扩增片段大小及特异性最终筛出14个多态 性微卫星位点,采用荧光标记微卫星技术检测多态 性(表 2)。荧光标记引物的PCR反应体系和扩增条

8

2017.7

	Tab. I San	nples informatio	n of three Brac	chymystax groups		
类群 Group	采集地点 Location	经度 Longitude	纬度 Latitude	样本数量 Sample size for D-loop	样本数量 Sample size for microsatellite	采样时间 Sample time
尖吻细鳞鲑	呼玛河Huma River	126° 29′E	51° 42′N	32	32	2014.7
B. lenok	乌苏里江抓吉段 Zhuaji in Wusuli River	134° 39′E	48°13′N	8	8	2014.7
钝吻细鳞鲑 B. tumensis	乌苏里江抓吉段 Zhuaji in Wusuli River	134° 39′E	48° 13'N	18	18	2014.7
	乌苏里江海青段 Haiqing in Wusuli River	134° 39′E	47° 52'N	53	53	2017.6
秦岭细鳞鲑	陕西黑河Heihe in Shaanxi	107° 49′E	33° 50′N	98	73	2014.10

107° 27'E

表1 三个细鳞鲑类群样本的基本信息

33° 44'N

8

件同上,产物委托西安擎科泽西生物科技有限公司 进行毛细管电泳(ABI 3730XL测序仪),以内标Liz-500(ABI)为参照,使用GeneMapper 4.1软件计算每 个微卫星位点等位基因扩增片段的观测值,并对微 卫星数据进行初步分型。

1.5 微卫星分型及数据分析

据各微卫星位点初步分型结果,利用Popgene v.1.32^[23]计算群体的遗传参数,包括观测等位基因 数(N_a)、有效等位基因数(N_e)、观测杂合度(H_o)和 期望杂合度(H_e)。用Arlequin v.3.5^[22]进行哈迪-温 伯格平衡检验,并计算固定系数(F_{1s});再由CER-VUS v.3.0.7^[24]计算多态信息含量 (PIC)。使用GE-NETIX v.4.05.2^[25]提供的三维因子对应分析(AFC 3D sur populations)分析三个细鳞鲑类群间的遗传 关系与分化程度。 2 结果

2.1 线粒体DNAD-loop区的分析结果

D-loop区序列差异及遗传多样性分析本 试验共得到1008—1257 bp的有效片段长度,经序列 比对后除去缺失和错配的位点共得到保守位点 (Conserved sites) 939个,简约信息位点54个,单变异 位点12个。在217个测序个体中,共检测到45个单 倍型(Haplotype, Hap),已上传GenBank (MH885368-MH885412)其中秦岭细鳞鲑类群14个单倍型(分别 为Hap1-14),尖吻细鳞鲑类群8个(分别为Hap15-22), 钝吻细鳞鲑类群23个(分别为Hap23-45;表3),三个 类群间不存在共享单倍型。单倍型多样性指数 (Haplotype diversity, *H*_d)为0.9405,平均核苷酸差异 数(Average number of nucleotide differences, *k*)为

|--|

				1 00 1		
分组	一位占	重复序列		引物序列	退火温度	产物大小范围
Group	Locus	主义/17/1 Reneat motif	Fluorescent label	Sequence of	Annealing	Allele size
Oloup	Locus	Repeat motif		primers (5'—3')	temperature (°C)	range (bp)
1	BleTet5	(TGTC) ₅	FAM	CTTCTTCACCCGCCTGAGTGT	57	160-200
		()S		TTGAATGGGCTATCTGGCTGT		
	BleTet6	(CTGC) ₇	TAMRA	AGACATCCGCTGCGAAAT	53	214-242
				CAGGCATACAGTCAGACATACA		
	BleDi36	(CA) ₁₄	HEX	GCATATTATGGTCAGTGGGAGT	56	170-212
				GTCCTGCTTACACATCAGACAA		
	BleTri19	(TAA) ₉	FAM	CGTTTGGTCTCTCTGCTCTTAT	56	264-312
				TATATCGGTTCGCCCTTACTTA		
2	BLT5	(TG) ₁₈	FAM	TCTTGAATGCCTACTACTAACC	53	76—112
				GCTTTCATCTCATGCAACTG		
	BLT30	(TG) ₁₄	TAMRA	CTGCACACTCACACCTTCAT	58	243-271
				CCTAACCGATGGCTGTCAC		
	BleDi39	$(CA)_8CG(CA)_{13}$	FAM	ATCACCTTCAAGCTCTCGTAAA	56	388-433
				ATCATAAAAATTGCATCGCTCT		
	BleDi58	(TG) ₁₁	HEX	CAGGTGATGGTTAGTGATTGTG	56	375-430
				CTGACTGGTTAGGGTCAAGAAG		
3	TL10	$(GT)_6ATGA(GT)_5$	FAM	AGCCTACCTCTTCTGTCTAGTGAGG	63	180-284
		$ATGA(GT)_7GCGG(GA)_{15}$		TGTGCAAATAGTTCAAGAACAAAAG		
	BLT14	$(TG)_{11}$	TAMRA	CTACCAGGCGTCAGTGTT	57	194-227
				GCAGGAGTATTGGCTATCAG		
	BLT29	(CA) ₁₅	HEX	TGATACATATGAGGCAAGCA	58	179-201
				GTCAGGTACCAGTCATAGTAT		
4	BleTri08	$(GAT)_{10}$	FAM	ACCTTGAGGGGAAGTAGAATGT	56	345-375
				CTTAGGGCTCAGTGTCATCTTC		
	BLT28	$(TG)_5C(GT)_{18}$	FAM	CACCCTACCAAGCACCAATAC	58	155—186
				TGTCAGGTTGCTTATTCAGAGT		
	TL12	(AC) ₉ (GT) ₆ TT(TG) ₅	HEX	CTGCAGACTGGATCTTATCAGGAGC	63	201-291
				GCATACAAGTACGCACGCCGA		

Tab 2	Fourtoon	migragatallit	a looi and	1 convonce of	fluoragant	toggad primara
Tab. Z	гопцеен	iniciosalenno	е постани	i sequences or	Huorescent	Lagged Dimiers

表 3 基于线粒体D-loop的三个细鳞鲑类群遗传多样性分析

Tab. 3 Analysis of genetic diversity for the three Brachymystax groups based on mtDNA D-loop sequences

类群 Group	序列全长 Sequence (bp)	单倍型数 Haplotypes	单倍型多样性指数 Haplotype diversity	多态位点数 Polymorphic loci	平均核苷酸差异数 Average number of nucleotide differences (k)	核苷酸多样性指数 Nucleotide diversity (P _i)
秦岭细鳞鲑 B. lenok tsinlingensis	1008—1170	14	0.8221	24	5.290	0.00525
尖吻细鳞鲑 B. lenok	1089—1253	8	0.7077	24	2.037	0.00187
钝吻细鳞鲑 B. tumensis	1092—1257	23	0.9292	17	4.259	0.00390

 $15.3743_{\,\circ}$

基于单倍型数据计算各细鳞鲑类群遗传多样 性,结果表明钝吻细鳞鲑类群H_d最高,秦岭细鳞鲑 类群居中,尖吻细鳞鲑类群最低,分别为0.9292, 0.8221和0.7077;平均核苷酸差异数(*k*)和核苷酸多 样性指数(*P*_i)是秦岭细鳞鲑类群的最高,分别为 5.290和0.00525,尖吻细鳞鲑类群的平均核苷酸差 异数(*k*)和核苷酸多样性指数(*P*_i)最低,分别为 2.037和0.00187(表 3)。

三个细鳞鲑类群两两之间的遗传分化参数见 表 4。秦岭细鳞鲑类群与黑龙江流域内的两个类群 (尖吻细鳞鲑和钝吻细鳞鲑)之间均表现出较高的地 理遗传分化差异(GammaSt=0.57207和GammaSt= 0.53694), 而尖吻细鳞鲑和钝吻细鳞鲑之间的地理 遗传分化差异略低(GammaSt=0.48123), 表明秦岭 细鳞鲑与尖吻细鳞鲑、钝吻细鳞鲑类群都存在较 高的地理遗传分化, 为具有显著的遗传分化的类 群。三个类群两两之间的基因流*N*m值在0.1659— 0.8850, 数值小于 1说明类群之间可能不存在基因 交流。

D-loop区单倍型构建系统进化树 基于 45个单倍型(D-loop区)构建的最大似然树(ML)显示 三个细鳞鲑类群被分为两个较大支系,即钝吻细鳞 鲑类群单独成一个支系,而秦岭细鳞鲑和尖吻细鳞 鲑成一个大的支系,但秦岭细鳞鲑类群和尖吻细鳞 鲑类群的单倍型各自聚为两个独立的支系,基本能 从进化树上区分这三个类群(图 1)。

由单倍型最小网络图(图 2)可知:不同细鳞鲑 类群之间也不存在共享单倍型,类群间单倍型的突 变过程中存在较多缺失的单倍型(mv),尖吻细鳞鲑 类群的单倍型Hap-20(简写:H-20)与钝吻细鳞鲑类 群的单倍型H-30之间仅通过一步突变,由此推测尖 吻细鳞鲑和钝吻细鳞鲑这两个类群在进化历史上 有过基因交流。值得一提的是尖吻细鳞鲑类群的 两个单倍型(H-15和H-16)与H-22,以及本类群其他 单倍型之间有一定程度的遗传分化(图 2),这种分 化可能与尖吻细鳞鲑样本采自不同河流有关,如H-15和H-16的样本采自于乌苏里江抚远县抓吉镇的 两个个体,而H22单倍型的两个个体则采自呼玛河, 这两个采集地地理距离较远。H-15和H-16与本类 群的其他单倍型大部分序列一致,由于存在一个短 片段(97 bp)与尖吻类群其他单倍型差异较大,其中 有 23 个 SNP 位点与秦岭类群一致,有 19 个 SNP 位点与钝吻类群一致,因而在单倍型网络图中这两 个单倍型被归到秦岭类群与钝吻类群之间,推测这 两个单倍型可能代表更古老的尖吻细鳞鲑单倍型。

三个细鳞鲑类群的遗传结构 类群间遗传 距离与遗传分化系数分析结果显示:秦岭细鳞鲑与 尖吻细鳞鲑之间的遗传距离和遗传分化系数分别 为0.0375和0.75081;秦岭细鳞鲑与钝吻细鳞鲑之间 分别为0.0374和0.66188;尖吻细鳞鲑与钝吻细鳞鲑 之间分别为0.0273和0.36102;表明三个细鳞鲑类群 间存在较大分化,且秦岭细鳞鲑与尖吻细鳞鲑、钝 吻细鳞鲑之间的遗传距离大于尖吻细鳞鲑和钝吻 细鳞鲑之间的遗传距离(表 5)。

分子方差变异分析(AMOVA)结果显示类群间 分子变异占66.57%, 而类群内样本间的变异仅 33.43%, 三个类群间的固定系数(*F*_{ST})值为0.66565 (*P*<0.001; 表 6)。

2.2 微卫星标记的分析结果

基于微卫星标记的遗传多样性分析 本试 验从14个多态性微卫星位点中获得225个等位基因, 三个类群的平均等位基因数目(N_a)在3.0714(秦岭细 鳞鲑)—7.1429(尖吻细鳞鲑)。由表 7可知, 三个类 群中, 所有多态性微卫星位点都表现为观测杂合度 (H_o)比期望杂合度(H_e)低的现象, 这提示在细鳞鲑 类群中存在杂合子缺失的可能。香农信息指数 (I)的大小体现了类群内生物多样性的高低, 秦岭细 鳞鲑类群的I值(0.6055)偏低, 而尖吻细鳞鲑和钝吻 细鳞鲑类群的I值较高, 分别是1.0806和1.0153。秦 岭细鳞鲑、尖吻细鳞鲑和钝吻细鳞鲑的平均近交 系数(F_{1S})分别为0.36823、0.42322和0.24285, 多态 信息含量(PIC)分别为0.2919, 0.4399和0.4334。

三个细鳞鲑类群的遗传结构分析 分子方 差分析(AMOVA)结果显示类群间的分子差异占 57.13%,类群内的分子差异占14.04%,还有28.83%

表 4 基于线粒体D-loop的三个细鳞鲑类群间遗传分化参数

Tab. 4 Analysis of genetic differentiation among three Brachymystax groups based on mtDNA D-loop sequences

类群1 Group 1	类群2 Group 2	基因多样度 H _s	平均核苷酸差异数 K _{xy}	基因分化系数 G_{st}	地理单元间遗传分化系数 GammaSt	基因流 N _m
秦岭细鳞鲑 B. lenok tsinlingensis	尖吻细鳞鲑 B. lenok	0.79149	23.88892	0.10717	0.57207	0.1659
秦岭细鳞鲑 B. lenok tsinlingensis	钝吻细鳞鲑 B. tumensis	0.86481	21.78289	0.06481	0.53694	0.2554
尖吻细鳞鲑 B. lenok	钝吻细鳞鲑 B. tumensis	0.85052	14.09930	0.09034	0.48123	0.8850

的差异是由样本本身不同位点间的分子差异造成的(表 6);由表 5可知,秦岭细鳞鲑类群和尖吻细鳞 鲑类群之间的F_{ST}和遗传距离分别为0.6143和 3.6978,秦岭细鳞鲑类群和钝吻细鳞鲑类群之间的 F_{ST}和遗传距离分别为0.5992和3.8246,F_{ST}和遗传 距离最小值出现在尖吻细鳞鲑类群和钝吻细鳞鲑 类群之间,分别是 0.4606和1.4075,该结果与mtDNA D-loop区分析结果的趋势一致。

基于14个多态性微卫星位点的所有等位基因型,对三个细鳞鲑类群通过三维坐标对三个类群的 遗传分化关系进行解释。由图 3可知,坐标轴1(Axe 1)和2(Axe 2)能够完全区分三个类群,两者分别解 释三个类群间总遗传变异的57.79%和42.21%。在 Axe 1水平上,秦岭细鳞鲑类群中的所有样本首先 聚在一起,与黑龙江流域内的尖吻细鳞鲑和钝吻细 鳞鲑明显分隔。其次,在Axe 2水平上,尖吻细鳞鲑 和钝吻细鳞鲑又被划分为两个互不重叠的类群。 值得注意的是,基于微卫星位点的三维坐标图也出现了和单倍型网络图类似的结果,即尖吻细鳞鲑类 群内部有一定程度的遗传分化。

3 讨论

3.1 三个细鳞鲑类群的遗传多样性

本试验的三个细鳞鲑类群间无共享单倍型,其 中秦岭细鳞鲑类群的单倍型多样性(H_d)和核苷酸多 样度(P_i)分别是0.8221和0.00525; 尖吻细鳞鲑分别 是0.7077和0.00187; 钝吻细鳞鲑则为0.9292和 0.00390。Grant和Bowen^[26]认为当H_d>0.5且Pi>0.005 时,预示着该群体拥有较高的遗传多样性; 当群体 P_i<0.005时,则表现为低核苷酸多样度,因而秦岭细 鳞鲑类群表现出较高的遗传多样性,可能与本研究 中秦岭细鳞鲑采样点横跨秦岭南北两侧的山涧溪 流有关, Shao等^[27]利用线粒体DNA Cyt b基因评估 秦岭南北坡(即黄河水系和汉江水系)细鳞鲑的分化



图 1 基于线粒体D-loop区构建的三个细鳞鲑类群的系统进化树 (ML), 树上标记支持率>90%的主要进化枝

Fig. 1 Phylogenetic tree for three *Brachymystax* groups base on mtDNA D-loop sequences (ML), bootstrap values is displayed among main clades when Bootstrap values >90%

○为外群; ▲为钝吻细鳞鲑(Hap23—45); △为尖吻细鳞鲑(Hap15—22); ●为秦岭细鳞鲑(Hap1—14)

Different symbols represent different groups; \diamond represents outgroup; \blacktriangle represents *B. tumensis* (Hap23-45); \triangle represents *B. lenok* (Hap15-22); \diamond represents *B. lenok tsinlingensis* (Hap1-14)



Fig. 2 Median-joining networks for three *Brachymystax* groups

红色节点(mv)表示缺失单倍型; 钝吻细鳞鲑(Hap23—45); 尖吻细鳞鲑(Hap15—22); 秦岭细鳞鲑(Hap1—14); 圆圈面积与单倍型频率成正比

red nodes (mv) indicate missing haplotype, *B. tumensis* (Hap23—45); *B. lenok* (Hap15—22); *B. lenok tsinlingensis* (Hap1—14); the sizes of circles are proportional to haplotype frequency

表 5 基于线粒体D-loop序列和微卫星标记分析三个细鳞鲑类 群的遗传分化系数F_{sr}(左下)与遗传距离(右上)

Tab. 5 Pairwise F_{ST} values (left bottom) and genetic distance (upper right) among three *Brachymystax* groups based on mtDNA D-loop and microsatellite loci

分子标记 Molecular marker	类群 Group	秦岭细鳞鲑 B. lenok tsinlingensis	尖吻细 鳞鲑 B. lenok	钝吻细 鳞鲑 B. tumensis
D-loop⊠	秦岭细鳞鲑		0.0375	0.0374
mtDNA D-	B. lenok			
loop	tsinlingensis			
	尖吻细鳞鲑	0.75081*		0.0273
	B. lenok			
	钝吻细鳞鲑	0.66188*	0.36102*	
	B. tumensis			
微卫星标记	秦岭细鳞鲑		3.6978	3.8246
Microsatellite	B. lenok			
loci	tsinlingensis			
	尖吻细鳞鲑	0.6143**		1.4075
	B. lenok			
	钝吻细鳞鲑	0.5992**	0.4606**	
	B. tumensis			

注: *P<0.001 代表差异极显著; **Bonferroni校正后仍显著 Note: *P<0.001 means significant pairwise differences; ** represents significant differences after Bonferroni correction

时间约0.2MY。

基于微卫星位点分析的多态信息含量(PIC)指标的数值,可间接性地反映遗传多样性的高低。一般认为PIC可分3个等级:若 PIC<0.25,则表明群体

呈低度多态性;若 PIC在0.25—0.5,则表明群体的 多态性呈中度多态;若PIC>0.5,则表明群体呈高度 多态性^[28]。本文中秦岭细鳞鲑类群的PIC为0.2919, 尖吻和钝吻细鳞鲑类群的PIC分别为0.4399和 0.4334,这3个类群的PIC数值都在0.25—0.5,因而 秦岭细鳞鲑、尖吻细鳞鲑和钝吻细鳞鲑类群的遗 传多样性均处于中度多态水平。从濒危物种资源 保护的角度来说,其多样性存在进一步降低的潜在 风险(尤其是秦岭细鳞鲑),可通过增加保护力度防 止生境破碎化、选择遗传差异较大的野生亲鱼作 为人工放流群体的亲本来源等方式避免遗传多样 性进一步降低。

3.2 细鳞鲑类群间遗传分化及秦岭细鳞鲑物种有效性

遗传分化系数(F_{ST})和类群间遗传距离可反映 群体间的遗传分化程度。据报道,当F_{ST}<0.05时,群 体间遗传分化程度很低;当F_{ST}在0.05—0.15,则群 体间的遗传分化程度接近中等水平;当F_{ST}在0.15— 0.25,说明群体间的遗传分化程度比较高;当F_{ST}值 超过0.25时,群体间的遗传分化程度极高^[29]。本试 验基于线粒体D-loop和多态性微卫星位点分析得 到的F_{ST}都远高于0.25,表明3个类群间有极高的遗 传分化。分子遗传距离也可作为判定物种分化的

	· · · · · ·			• •	-		
分子标记 Molecular marker	变异来源 Source of variation	自由度 df	平方和 Sum of squares	方差组分 Variance components	变异百分率 Percentage of variation (%)	固定系数F _{ST} Fixation index	P-value
D-loop⊠	类群间Among groups	2	5798.867	42.75754	66.57	0.66565	0.0000*
mtDNA D-loop	类群内Within groups	214	4595.953	21.47642	33.43		
	总计 Total	216	10394.820	64.23396			
微卫星标记 Microsatellite loci	类群间Among groups	2	946.142	3.80785	57.13	F_{IS} =0.32745 F_{ST} =0.57128 F_{TT} =0.71167	0.00000* 0.00000* 0.00000*
	类群内样本间 Among individuals within groups	189	716.939	0.93573	14.04		
	样本内 Within individuals	192	369.00	1.92188	28.83		
	总计 Total	383	2032.081	6.66545			

表 6 基于线粒体D-Loop序列和微卫星标记的3个细鳞鲑类群的分子方差分析 Tab. 6 Molecular variance (AMOVA) analysis for three *Brachymystax* groups based on mtDNA D-loop and microsatellite loci

注:*P<0.001 代表差异极显著

Note: *P<0.001 means significant pairwise differences

表 7 基于 14 个多态性微卫星位点的3个细鳞鲑类群的遗传多 样性分析结果

Tab. 7 Results of genetic diversity analysis based on fourteen polymorphism microsatellite loci in three *Brachymystax* groups

			类群Group	
多态性位点 Polymorphic locus	参数 Paramen- ters	秦岭细鳞鲑 B. lenok tsinlingensis (N=81)	尖吻细鳞鲑 B. lenok (N=40)	钝吻细鳞鲑 B. tumensis (N=71)
	Na	3.0714	7.1429	5.8571
	$N_{\rm e}$	1.9389	3.0806	3.3276
	Ι	0.6055	1.0806	1.0153
14	$H_{\rm o}$	0.2055	0.2679	0.3571
	$H_{\rm e}$	0.3245	0.4619	0.4709
	PIC	0.2919	0.4399	0.4334
	$F_{\rm IS}$	0.36823	0.42322	0.24285

注:等位基因数(N_a);有效等位基因数(N_e);香农信息指数 (I);观测杂合度(H_o);期望杂合度(H_e);多态信息含量(PIC);平均 近交系数(F_{IS})

Note: N_a . Observed number of alleles; N_e . Effective number of alleles; *I*. Shannon's Information index; H_o . observed heterozygosity; *He*. Expected heterozygosity; PIC. polymorphism information content; F_{IS} . Fixation indices

重要参考数据,如Serrano等^[30]利用mtDNA分析采 自美国、巴西等地121尾溪脂鲤属(Characidium)鱼 类样本,发现除C. zebra外种间遗传距离均高于 0.02,并结合系统发育分析、单倍型网络分析和形 态学分析将三个C. zebra地理群体归为一个物种, 并将C. alipioi划分为两个物种。本研究中基于线 粒体控制区计算的遗传距离中,尖吻细鳞鲑和钝吻 细鳞鲑之间的值最小(0.0273),而秦岭细鳞鲑与前 二者的遗传距离(分别为0.0375和0.0374)均大于前 二者之间的遗传距离。马波和姜作发^[12]基于10个 多态性微卫星位点计算出尖吻细鳞鲑和钝吻细鳞 鲑的遗传距离为0.9393,判定两者的遗传分化程度 已达种水平,而本试验中秦岭类群与尖吻类群 (3.6978),与钝吻类群的遗传距离(3.8246)远大于尖 吻细鳞鲑和钝吻细鳞鲑之间的平均遗传距离 (1.4075)。此外,三个细鳞鲑类群的基因流计算结 果均小于1,证明三个类群之间的基因流也受到阻 碍^[31]。以上证据表明秦岭细鳞鲑与另外两者的分 化可能已达种水平。

先前的一些研究也曾探讨细鳞鲑不同群体的 遗传分化,例如夏颖哲等^[32]通过比对835 bp 的Dloop部分序列差异,发现黑龙江、长白山地区和古 黄河地区的细鳞鲑存在高度遗传分化,无共享单倍 型;杜岩岩等^[15]野外采集25尾甘肃秦岭细鳞鲑样 品,以598 bp mtDNA控制区序列分析得到3个单倍 型,与GenBank黑龙江的尖吻细鳞鲑与钝吻细鳞鲑 数据进行比对,系统进化树显示秦岭细鳞鲑单独成 一支,支持秦岭细鳞鲑亚种分类地位。Xing等^[16] 除对细鳞鲑属不同种类的形态差异进行详细描述 外,还比对GenBank 中细鳞鲑Cyt b基因数据,发现 秦岭细鳞鲑类群在系统发育树上呈一个单系群,与 尖吻细鳞鲑构成一个分支,从而认为秦岭细鳞鲑为 一个有效的独立物种。以上文献均未发现共享单 倍型,但系统发育树略微不同,结论也不尽相同。 造成这种现象的可能原因是mtDNA不同基因或同 一基因不同片段的变异程度不同,或仅用某一短片 段进行小样本遗传多样性分析时往往存在偏差。 本研究中线粒体D-loop区段长度大于1000 bp,并结 合核基因的微卫星分子标记分析超过200尾样本的 分子差异,所反映的信息更加全面。

能否正确识别和定义物种对于生物多样性保 护尤为重要,如果不能正确划分物种,就很有可能 发生偏差:应受到保护的物种没有得到合理保护,



图 3 基于14个多态性微卫星位点的三个细鳞鲑类群的三维因子对应分析图

4000

6000

8000

10000

0

2000

Axe 1 (57.79 %)

Fig. 3 Three dimensional factorial correspondence analysis (3D-FCA) showing relationships among three Brachymystax groups based on fourteen polymorphism microsatellite loci

不该被保护的却得以保护。目前广泛认可的生物 学物种界限是"生殖隔离",然而实际操作中很难实 施,很多鱼类世代周期长达几年甚至十几年,实验 室养殖及传代过程死亡率高,"杂种不育"的检验标 准因费时费力、代价高昂也被鱼类分类学家摒弃; 随着分子生物学技术的迅速发展,进化物种概念逐 渐被广泛接受。

进化物种概念将物种界定的重心转移到物种 进化过程中的谱系识别和分化程度上。Miralles等^[33] 对一个未经证实的候选物种(Unconfirmed candidate species)提出以下几个方面的界定标准: (1)形 态学:至少有一个固定的可诊断的差异特征(可数 性状或可量性状)^[34]; (2)mtDNA或 nDNA: 所选基因 或序列构建分子进化树,各分支上的Bootstrap置信 检验支持率在95%以上^[35]; (3)单倍型(mtDNA 或 nDNA): 目的类群与所讨论的其他进化分支间无共 享单倍型[36]。若是形态学和分子生物学分析结果 满足以上3个条件中任意1项,则将候选物种判为亚 种;若满足以上3个条件中任意2项或全部符合,则 将候选物种判为物种。

参照以上物种分类界定标准,结合本团队前期 发表的形态学差异结果[17,37], 秦岭细鳞鲑分类地位 的研究结果契合以下候选物种的界定标准:(1)三 个细鳞鲑类群在32项比例性状和5项可数性状(如 鳃耙数、侧线鳞数、幽门盲囊数等)上存在极显著 差异(P<0.01); (2) 基于mtDNA D-loop区单倍型构 建的系统发育树显示三个类群各自聚为一支,且每 个分支的Bootstrap检验支持率90%以上;(3)在 mtDNA D-loop区序列的遗传分析中,秦岭细鳞鲑 在某些微卫星位点上存在特有等位基因型且与另 外两个类群无共享单倍型, 它与尖吻细鳞鲑和钝吻 细鳞鲑分布的黑龙江流域长期地理隔离造成基因 流中断,而由地理隔离、生态位分化或生物学差异 造成的基因流停止是成种的必要条件^[38],因而本文 基于秦岭与黑龙江流域地理隔离已久的事实和以 上形态与分子差异的分析结果,初步认为候选物种 秦岭细鳞鲑为独立物种,并建议今后以Brachymystax tsinlingensis Li, 1966为其拉丁学名。同时,本研 究建议将秦岭细鳞鲑作为独立单元进行种质资源 保护,避免人为引种或杂交等因素造成与尖吻细鳞 鲑或钝吻细鳞鲑之间的基因交流,从而导致其生物 多样性遭到破坏。

-16000

-18000

参考文献:

- [1] Yue P Q, Chen Y Y. China Red Data Book of Endangered Animals: Pisces [M]. Beijing: Science Press, 1998: 35-37. [乐佩琦, 陈宜瑜. 中国濒危动物红皮书(鱼 类) [M]. 北京: 科学出版社, 1998: 35-37.]
- [2] Zhao Y H, Zhang C G. Threatened fishes of the world: Brachymystax lenok tsinlingensis Li, 1966 (Salmonidae) [J]. Environmental Biology of Fishes, 2009(86): 11-12.
- [3] Li S Z. Discussion on the geographical distribution of salmonidae in China [J]. Chinese Journal of Zoology, 1984(1): 34-37. [李思忠. 中国鲑科鱼类地理分布的探 讨 [J]. 动物学杂志, 1984(1): 34-37.]
- [4] Huang H F, Luo Z T, Liu M X. Brachymystax lenok (Pallas) found in Shaanxi [J]. Chinese Journal of Zoology,

Axe 2 (42.21 %)

1964(5): 220. [黄洪富, 罗志腾, 刘美侠. 细鳞鱼*Brachy-mystax lenok* (Pallas)在陕西的发现 [J]. 动物学杂志, 1964(5): 220.]

- [5] Li S Z. On a new subspecies of fresh-water trout, *Branchymystax lenok tsinlingensis*, from Taibaishan, Shannxi, China [J]. *Acta Zootaxonomica Sinica*, 1966, 3(1): 92-94.
 [李思忠.陕西太白山细鳞鲑的一新亚种 [J]. 动物分类 学报, 1966, 3(1): 92-94.]
- [6] Li G L. Discussion on the freshwater fish fauna of Hebei Province [J]. *Chinese Journal of Zoology*, 1986(4): 4-9+12. [李国良. 关于河北省淡水鱼类区系的探讨 [J]. 动 物学杂志, 1986(4): 4-9+12.]
- [7] Qin S Z, Wang S A. Studies on the subspecies of *Brachymystax lenok* (Pallas), China [J]. *Salmon Fishery*, 1989, 2(1): 52-61. [秦树臻, 王所安. 细鳞鱼亚种问题的研究 [J]. 鲑鳟渔业, 1989, 2(1): 52-61.]
- [8] Song S L, Fang S M. Discussion of the subspecies of Salmonidae fishes, *Brachymystax lenok tsinlingensis* Li, from Shaanxi, China [J]. *Journal of Lanzhou University* (Natural Sciences), 1984, **20**(4): 92-95. [宋世良, 方树淼. 秦岭细鳞鲑*Brachymystax lenok tsinlingensis* Li亚种问题的商権 [J]. 兰州大学学报(自然科学版), 1984, **20**(4): 92-95.]
- [9] Wang H Y. Research of *Brachymystax* and *B. lenok* (Pallas) from northern area of Hebei [J]. *Salmon Fishery*, 1988, 1(1): 16-25. [王鸿媛. 细鳞鱼属的研究和河北北部的细鳞鱼 [J]. 鲑鳟渔业, 1988, 1(1): 16-25.]
- [10] Ma B, Yin J S, Li J P. Comparative studies on morphology and taxonomic position of two species of lenok [J]. Acta Zootaxonomica Sinica, 2005, 30(2): 257-260. [马波, 尹家胜, 李景鹏. 黑龙江流域两种细鳞鲑的形态学比较 及其分类地位初探 [J]. 动物分类学报, 2005, 30(2): 257-260.]
- [11] Mou Z B, Liu W, Xu G F. Study on comparative biology of two species lenok (*Brachymystax lenok*) in Ussuri River [J]. *Chinese Journal of Fisheries*, 2006, **19**(2): 1-8.
 [牟振波,刘伟,徐革锋. 乌苏里江二种细鳞鱼生物学比 较研究 [J]. 水产学杂志, 2006, **19**(2): 1-8.]
- [12] Ma B, Jiang Z F. Genetic diversity and relationship between two species of *Brachymystax* in Wusuli River revealed by microsatellites [J]. *Journal of Fishery Sciences* of China, 2007, 14(1): 39-45. [马波, 姜作发. 乌苏里江 2种细鳞鲑种群遗传多样性及亲缘关系的微卫星分析 [J]. 中国水产科学, 2007, 14(1): 39-45.]
- [13] Ma B, Jiang Z F, Huo T B. Study on the taxonomic status of species of *Brachymystax* in Heilongjiang River and Tumen River systems based on mitochondrial control region sequence [J]. *Acta Zootaxonomica Sinica*, 2009, **34**(3): 499-506. [马波, 姜作发, 霍堂斌. 基于线粒体 DNA控制区序列变异探讨黑龙江和图们江细鳞鲑属鱼类的分类地位 [J]. 动物分类学报, 2009, **34**(3): 499-506.]
- [14] Wang F. Research progress of Brachymystax lenok tsinlingensis Li [J]. Shaanxi Journal of Agricultural Sciences, 2011, 57(5): 181-183. [王丰. 秦岭细鳞鲑的研究进展 [J]. 陕西农业科学, 2011, 57(5): 181-183.]
- [15] Du Y Y, Wang T, Yang S W, et al. Discussion on species validity of Brachymystax lenok tsinlingensis in Qinling

Mountains [J]. Gansu Animal Husbandry and Veterinary Medicine, 2016, 46(11): 122-126. [杜岩岩, 王太, 杨顺文, 等. 秦岭细鳞鲑物种有效性的探讨 [J]. 甘肃畜牧兽医, 2016, 46(11): 122-126.]

- [16] Xing Y C, Lv B B, Ye E Q, et al. Revalidation and redescription of *Brachymystax tsinlingensis* Li, 1966 (Salmoniformes: Salmonidae) from China [J]. *Zootaxa*, 2015, 3962(1): 191-205.
- [17] Meng Y X, Wang G H, Xiong D M, et al. The validity of subspecies of Brachymystax lenok tsinlingensis Li based on morphological difference analysis [J]. Acta Hydrobiologica Sinica, 2018, 42(3): 550-560. [蒙彦晓, 王桂华, 熊 冬梅, 等. 基于形态学差异探讨秦岭细鳞鲑亚种有效性 问题 [J]. 水生生物学报, 2018, 42(3): 550-560.]
- [18] Uiblein F, Jagsch A, Honsig-Erlenburg W, et al. Status, habitat use, and vulnerability of the European grayling in Austrian waters [J]. Journal of Fish Biology, 2001, 59(sa): 223-247.
- [19] Larkin M A, Blackshields G, Brown N P, et al. Clustal W and clustal X version 2.0 [J]. *Bioinformatics*, 2007, 23(21): 2947-2948.
- [20] Tamura K, Stecher G, Peterson D, et al. MEGA6: molecular evolutionary genetics analysis version 6.0 [J]. Molecular Biology and Evolution, 2013, 30(12): 2725-2729.
- [21] Librado P, Rozas J. DnaSP v5: a software for comprehensive analysis of DNA polymorphism data [J]. *Bioin-formatics*, 2009, 25(11): 1451-1452.
- [22] 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.
- [23] Yeh F C, Yang R C, Boyle T, et al. POPGENE, the Userfriendly Shareware for Population Genetic Analysis [M]. Canada: University of Alberta Press, 1997(10): 295-301.
- [24] Kalinowski S T, Taper M L, Marshall T C. Revising how the computer program *CERVUS* accommodates genotyping error increases success in paternity assignment [J]. *Molecular Ecology*, 2007, 16(5): 1099-1106.
- [25] Cooper M, Lebart L, Morineau A, et al. Multivariate descriptive statistical analysis: correspondence analysis and related techniques for large matrices [J]. Journal of Marketing Research, 1985, 22(2): 225-226.
- [26] Grant W, Bowen B. Shallow population histories in deep evolutionary lineages of marine fishes: insights from sardines and anchovies and lessons for conservation [J]. *Journal of Heredity*, 1998, 89(5): 415-426.
- [27] Shao J, Xiong D, Chu Z, et al. Population differentiation and genetic diversity of endangered Brachymystax tsinlingensis Li between Yangtze River and Yellow River in China based on mtDNA [J]. Mitochondrial DNA Part A, DNA Mapping, Sequencing, and Analysis, 2019, 30(5): 695-701.
- [28] Botstein D, White R L, Skolnick M, et al. Construction of a genetic linkage map in man using restriction fragment length polymorphisms [J]. American Journal of Human Genetics, 1980, 32(3): 314-331.
- [29] Wright S. Evolution and the Genetics of Populations: a Treatise in Four Volumes: Vol. 4 Variability Within and

Among Natural Populations [M]. Chicago: The University of Chicago Press, 1978.

- [30] Serrano É A, Melo B F, Freitas-Souza D, et al. Species delimitation in Neotropical fishes of the genus Characidium (Teleostei, Characiformes) [J]. Zoologica Scripta, 2019, 48(1): 69-80.
- [31] Wright S. Evolution in Mendelian populations [J]. *Genetics*, 1931, 16(2): 97-159.
- [32] Xia Y Z, Sheng Y, Chen Y Y. DNA sequence variation in the mitochondrial control region of lenok (*Brachymystax lenok*) populations in China [J]. *Biodiversity Science*, 2006, 14(1): 48-54. [夏颖哲, 盛岩, 陈宜瑜. 利用线粒体 DNA控制区序列分析细鳞鲑种群的遗传结构 [J]. 生物 多样性, 2006, 14(1): 48-54.]
- [33] Miralles A, Vasconcelos R, Perera A, et al. An integrative taxonomic revision of the Cape Verdean skinks (Squamata, Scincidae) [J]. Zoologica Scripta, 2011, 40(1): 16-44.
- [34] Hart M W, Sunday J. Things fall apart: biological species

form unconnected parsimony networks [J]. *Biology Letters*, 2007, **3**(5): 509-512.

- [35] Monaghan M T, Wild R, Elliot M, et al. Accelerated species inventory on Madagascar using coalescent-based models of species delineation [J]. Systematic Biology, 2009, 58(3): 298-311.
- [36] Wiens J J, Servedio M R. Species delimitation in systematics: inferring diagnostic differences between species [J]. *Proceedings Biological Sciences*, 2000, 267(1444): 631-636.
- [37] Meng Y X, Wang G H, Xiong D M, et al. Geometric morphometric analysis of the morphological variation among three lenoks of genus *Brachymystax* in China [J]. *Pakistan Journal of Zoology*, 2018, 50(3): 885-895.
- [38] Cassel A, Tammaru T. Allozyme variability in central, peripheral and isolated populations of the scarce heath (*Coenonympha hero*: Lepidoptera, Nymphalidae): implications for conservation [J]. *Conservation Genetics*, 2003, 4(1): 83-93.

THE VALIDITY OF SPECIES OF *BRACHYMYSTAX TSINLINGENSIS* LI BASED ON MITOCHONDRIA CONTROL REGION AND MICROSATELLITE

XIONG Dong-Mei¹, MENG Yan-Xiao¹, ZHANG Xin-Miao¹, WANG Ji-Long², FENG Guang-Peng³, SHAO Jian⁴ and WANG Li-Xin¹

(1. Department of Fisheries Science, College of Animal Science and Technology, Northwest A & F University, Yangling 712100, China; 2. Heilongjiang River Fisheries Research Institute, Chinese Academy of Fishery Sciences, Harbin 150070, China; 3. East China Sea Fisheries Research Institute, Chinese Academy of Fishery Sciences, Shanghai 200090, China; 4. College of Animal Science, Guizhou University, Guiyang 550025, China)

Abstract: Oinling lenok (Brachymystax tsinlingensis Li), a national Class II aquatic protected animal, is in urgent need of germplasm conservation due to the obvious decline of its wild population, however, since its subspecies was named in 1966, the status of its subspecies/species has been controversial until now. The unclear classification status seriously hinders the effective development of conservation work. Based on the mitochondrial control region gene sequence and microsatellite markers, we compared the molecular genetic differences between Qinling lenok and Heilongjiang lenok (Brachymystax lenok Pallas and Brachymystax tumensis Mori), to provide molecular evidence for clarifying the taxonomic status of Qinling lenok. The results showed as follows: (1) A total of 45 haplotypes were obtained by amplified mtDNA D-loop sequences of 217 samples, and no haplotypes were shared among above three groups. Phylogenetic tree based on haplotypes showed that each of the three groups of lenok was an independent clade. (2) The results of genetic differentiation based on 14 polymorphic loci showed that the genetic distance between Qinling lenok and B. lenok, Qinling lenok and B. tumensis was greater than the value between B. lenok and B. tumensis. (3) The genetic differentiation coefficient (F_{ST}) based on mitochondrial D-loop and polymorphic microsatellite loci analysis was higher than 0.25, indicating a high degree of genetic differentiation among the three groups. In the present study, a high degree of genetic differentiation among three groups were found. Combined with the previous results of obvious morphological differentiation between Qinling lenok and Heilongjiang lenok, which published by our team and the status of geographical isolation between Qinling and Heilongjiang rivers for a long time, we preliminarily determined that Qinling lenok is an independent species with Latin name *Brachymystax tsinlingensis* Li. It is suggested that Qinling lenok should be protected as an independent unit to avoid the destruction of germplasm resources caused by artificial introduction or hybridization.

Key words: Mitochondria control region; Microsatellite marker; *Brachymystax tsinlingensis* Li; *Brachymystax lenok* Pallas; *Brachymystax tumensis* Mori