

山邊学界

JOURNAL OF FISHERIES OF CHINA

DOI: 10.11964/jfc.20230413990



・综述・

轮虫线粒体基因组研究进展

何润泽¹, 周利民¹, 高炳淼^{2*}, 程双怀^{1*} (1.海南医学院,科学实验中心,海南海口 571199; 2.海南医学院,药学院,海南海口 571199)

摘要:为了解轮虫线粒体基因组研究现状和存在的问题,通过对轮虫线粒体基因组研究相 关文献的搜索、收集、阅读和归纳总结,通过对轮虫线粒体基因组序列进行分析和统计, 提出轮虫线粒体基因组研究发展趋势及应用。随着分子生物学技术特别是测序技术的发展, 轮虫线粒体基因组序列测定相关研究也逐步开展起来。目前已经报道的轮虫线粒体全序列 有 12 个记录,共6 种物种,主要集中于蛭态轮虫和臂尾轮属轮虫,蛭态轮虫线粒体基因 组含 1 条环形染色体,臂尾轮属轮虫含两条环形染色体。所有轮虫线粒体基因组均含有基 本的 13 个线粒体蛋白质编码基因,2 个 rRNA 编码基因,22 个 tRNA 编码基因 (18~32 个)。 另外,少数轮虫如萼花臂尾轮虫含有额外的 cytb 基因拷贝。由于轮形动物中的轮虫体型微 小,克隆培养困难,研究人员相对较少,轮虫线粒体基因组测序有待进一步深入。线粒体 基因组研究中获得的序列可以用于轮虫系统发生关系研究、轮虫线粒体基因组比较学研究、 轮虫隐种研究、轮虫分子鉴定研究、轮虫地理谱系学研究。

关键词:轮虫;线粒体基因组;序列测定 中图分类号:Q179.1;S963.21⁺4

轮虫 (Rotifera) 是一类营浮游、底栖或周丛生 活的小型水生无脊椎动物,是浮游动物中的一个 重要类群,大约包含2000种。由于其前端的活 动纤毛 (微小的毛发状结构)的圆形排列类似于一 个旋转的轮子,故命名轮虫。轮虫在水生态系统 物质循环与能量流动过程中扮演着重要角色。轮 虫是鱼虾蟹幼体良好的开口饵料,在鱼虾蟹的养 殖过程中起重要的作用^[1]。轮虫也是重要的环境 监测生物种类,一些轮虫在富营养化程度较高的 水环境中为优势种^[2]。轮虫还是生态学^[3]和生态毒 理学^[4]模式受试物种,由于其具有世代周期短、 繁殖快、培养条件简单等优势在上述研究中发挥

文献标志码:A

重要作用。轮虫在所有陆地淡水中很常见,一些则出现在盐水或微咸水中,也有一些物种则生活 在潮湿的苔藓或地衣中。大多数轮虫只有 0.1~0.5 mm长,以个体形式、营自由生活;有些营寄生 生活,少数物种形成群体。身体有球形、扁平、 袋状或蠕虫状。体壁由一层薄薄的角质层组成。 位于前端的纤毛簇构成冠,用于摄食和运动。从 冠状纤毛产生的水流中捕获或过滤小生物体作为 食物,也吃大型生物,如其他轮虫、甲壳动物和 藻类。通常有口腔和消化道。肌肉发达的咽部或 乳突,包含着坚硬而微小的下颚。每个物种的成 员都由精确数量的细胞组成。轮虫的基本生活方

版权所有 ©《水产学报》编辑部(CC BY-NC-ND 4.0) 中国水产学会主办 sponsored by China Society of Fisheries Copyright © Editorial Office of Journal of Fisheries of China (CC BY-NC-ND 4.0) https://www.china-fishery.en



收稿日期: 2023-04-24 修回日期: 2023-07-11

资助项目:海南省自然科学基金 (821RC568);海南医学院人才引进科研启动基金 (XRC190013)

第一作者:何润泽,从事分子系统学研究,E-mail: 1162641814@qq.com

通信作者: 高炳淼,从事分子生物学研究, E-mail: gaobingmiao@qq.com;

程双怀 (照片),从事分子系统学研究, E-mail: shuanghuaicheng2018@hainmc.edu.cn

式有两类:一类营浮游或兼性浮游生活,另一类 营底栖、附着或固着生活。不同物种的繁殖方式 不同,有些只能孤雌生殖,有些可以无性繁殖和 有性繁殖,这取决于环境条件。雄性体型较小, 在许多物种中不常见^[5]。

线粒体 DNA 一般是共价闭合的环状双链。 多细胞动物的线粒体基因组存在结构一致的特点. 大小约为16kb;基因排列紧密,所有基因均不含 内含子;有基因重叠现象,没有或有很少基因间 隔区;无重复序列,无不等交换、基因重组、倒 位和易位等畸变。除 1~2 kb 的非编码调控区外, 整个基因组都是编码的,基因、转录物和产物是 完全的共线性关系;在基因排列顺序上也较少变 化。整个线拉体基因组含有 37 个基因 (13 个编码 蛋白质基因, 2个 rRNA 基因——12S rRNA 基因 和 16S rRNA 基因, 22 个 tRNA 基因), 13 个蛋白 基因中有1个是细胞色素b基因,2个是ATP酶 基因,3个是细胞色素氧化酶基因,还有7个呼 吸链 NADH 脱氢酶亚基的基因。tRNA 基因多数 分布在靠近蛋白质基因以及 rRNA 基因之间,在 tRNA^{Pro}和 tRNA^{Phe} 间存在特殊的 D-loop 结构,是 复制所不可缺少的,并与转录起始相关⁶⁰。过去 十几年的研究中,已经发现很多不同于典型线粒 体基因结构,有的线粒体基因组具有多个染色体, 如中生动物 (mesozoa)^[7]、线虫 (nematodes)^[8]、轮 虫 (rotifers)^[9] 和寄生的虱子 (parasitic lice)^[10] 等。多 部线粒体基因组染色体数目从2条 [褶皱臂尾轮 虫 (Brachionus plicatilis)^[9] 到 20 条 [人虱 (Pediculus humanus)^[10]],每个染色体都有一个编码区和一个 非编码区。在极端的情况下,如人虱一个染色体 只含有一个单一的 tRNA基因^[10]。多部线粒体基因 组中,各染色体之间非编码区的序列或非编码区 中的片段高度保守,表明非编码区具有重要功能, 可能在基因组复制和基因转录中起控制作用^[7,9-10]。 在多部线粒体基因组不同染色体有不同的丰度¹⁹; 此外,一个多部线粒体基因组的染色体,其相对 丰度在不同的发展阶段有变化[11]。多部线粒体基 因组并不仅仅出现于两侧对称动物,在植物^[12]、 真菌[13]、腔肠动物[14]、原生生物的很多谱系中如 藻类^[15]、纤毛虫^[16]、鞭毛虫^[17]和中生黏菌虫^[18] 也有发现。

1 研究方法

收集轮虫线粒体基因组研究相关文献,并对 https://www.china-fishery.cn 文献数据进行整理归纳。利用生物信息学相关软件对轮虫线粒体基因组序列进行分析,包括对未注释序列注释;基因组大小统计;线粒体基因组碱基含量统计;蛋白编码基因的起始密码子和终止密码子、蛋白编码基因的长度、蛋白基因的密码子偏好性统计分析;rRNA编码基因的长度统计等。

2 轮虫线粒体相关序列研究

轮虫线粒体 DNA 相关研究起始于 1989年, King^[19] 提取分离了褶皱臂尾轮虫的线粒体基因组 DNA,并绘制了限制性内切酶酶切图谱。随后, 轮虫线粒体基因组的相关基因逐步被应用到轮虫 种间区分^[20-21]、隐种复合种研究^[22]、种间系统发生 关系研究^[23-27]、轮虫地理谱系学研究^[28]和轮虫与 其他物种 (如棘头动物)的系统发生关系研究^[29]。

3 轮虫线粒体全序列的测定

2008年 Suga 等[9] 测定了褶皱臂尾轮虫 (B. plicatilis sensu strictu NH1L) 的线粒体全序列,发现 其线粒体 DNA 由 mtDNA- I (11 153 bp) 和 mtDNA-Ⅱ(12 672 bp)2个环形染色体组成, mtDNA-I的 数目是 mtDNA-Ⅱ的4倍, 二者唯一相似的区域 达 4.9 kbp, 相似率为 99.5%, 包括一个 tRNA 基 因和含有 D-loop 和控制序列的非编码区。mtDNA-I编码4种蛋白(atp6、cytb、ND1和ND2)、13 种 tRNA 基因、16S rRNA 基因和 12S rRNA 基因。 mtDNA-Ⅱ编码 8 种蛋白 (CO1-3、ND3-6、ND4L) 和9种tRNA 基因。基因排列顺序与已测序物种 的亲缘关系最近的物种——Leptorhynchoides thecatus (棘头动物)不一致。Suga 等^[9]认为褶皱臂尾 轮虫 mtDNA 的这些特点可能有助于更好地理解 原生动物线粒体进化和轮虫的系统发生关系。随 后, 蛭态纲 (Bdelloidea)转轮虫 (Rotaria rotatoria)^[30]和旋轮虫 (Philodina citrina)^[31]线粒体 全序列也被测定,它们的线粒体基因组只有1个 DNA环, 轮形动物 (Syndermata) 中的棘头动物 mtDNA 基因组也仅有1条染色体。本实验室已测 定臂尾轮属6种轮虫线粒体全序列: 红臂尾轮虫 (B. rubens)^[32]、方形臂尾轮虫 (B. quadridentatus)^[33]、 剪形臂尾轮虫 (B. forficula)^[33]、镰形臂尾轮虫 (B. falcatus)^[34]、裂足臂尾轮虫 (B. diversicornis)^[34] 和矩 形臂尾轮虫 (B. leydigt)^[35] 线粒体全序列,发现它

们是 2 个环形染色体组成,编码 12 种蛋白、12S rRNA 基因、16S rRNA 基因和 22 种 tRNA 基因, 并且每个环都具有较长非编码区,物种内两环非 编码区相似性很高,达 90% 以上。目前,已经报 道的轮虫线粒体基因组序列有 12 条,其中蛭态纲 轮虫 2 种,旋轮虫和转轮虫,臂尾轮属轮虫 10 条, 褶皱臂尾轮虫^[9]、褶皱臂尾轮虫(*B. koreanus*)^[36]、 萼花臂尾轮虫(*B. calyciflorus*,中国)^[37]、褶皱臂尾 轮虫(*B. rotundiformis*)^[38]、萼花臂尾轮虫(德国)^[39]、 萼花臂尾轮虫(美国)^[39]、红臂尾轮虫(日本)^[40]、褶 皱臂尾轮虫(*B. paranguensis*)^[41]、红臂尾轮虫(中 国)^[42]、角突臂尾轮虫(*B. angularis*)^[43](表 1)。

4 轮虫线粒体基因组测定方法

目前,测定方法主要有两种:1、利用引物

表 1	轮虫线粒体基因组已报道物种
-----	---------------

Tab. 1	The mitochondrial	genome	reported	species	of rotifer
--------	-------------------	--------	----------	---------	------------

序号	物种	序列号
no.	specie	GenBank accession
1	红臂尾轮虫	K I489417
1	B. rubens China	KJ489418
2	红臂尾轮虫	MN256531
	B. rubens Japan	MN256532
3	鱼突壁尾轮中	MT875425
5	B. angularis	MT875426
	0	
4	萼花臂尾轮虫	KX822781
	B. calyciflorus1China	KX822782
5	芭 龙 壁 尾 轮 山	MZ706949
5	B calveiflorus? Germany	MZ706950
	,.,.,.,	
6	萼花臂尾轮虫	MZ706951
	B. calyciflorus3 USA	MZ706952
7	翘皱壁尾轮山	A P009407
/	B nlicatilis	AP009408
8	褶皱臂尾轮虫	KC603850
	B. koreanus	KC603851
0	湖如辟民松山	MN1755961
,	和或自己化式 B paranguensis	MN755862
	D. pur unguensis	1111755002
10	褶皱臂尾轮虫	KX364936
	B. rotundiformis	KX364937
11	选办中	FD 05 (00 4
11	账 化 出 P citring	FK830884
	1. curmu	
12	转轮虫	GQ304898
	R. rotatoria	

注: 表中物种序号下同。

Notes: Species serial number in the table same as below.

中国水产学会主办 sponsored by China Society of Fisheries

PCR 扩增获得片段进行测序,利用测序结果片段 之间的重叠区进行拼接,获得全长序列;2、利用 全基因组建立基因组文库,高通量测序,测序结 果依据参考序列进行拼接分析获得全长序列。

5 轮虫线粒体基因组比较分析

5.1 线粒体基因组大小

轮虫线粒体基因组大小为 14 003~38 136 bp, 平均长度为 25 630 bp。单环染色体组成的线粒体 基因组较小,双环染色体组成的线粒体基因组较 大。其中,旋轮虫线粒体基因组最小 (14 003 bp), 而萼花臂尾轮虫 (美国) 最大 (38 136 bp)(表 2)。

表 2 轮虫线粒体基因组长度和各碱基含量

Tab. 2	The length and base content of the mitochondrial									
genome of ratifers										

		8			
序号 no.	A含量/% A content	T含量/% T content	C含量/% C content	G含量/% G content	总长/bp length
1	43.54	13.93	26.78	15.75	24218
2	40.56	16.36	26.98	16.10	25836
3	41.26	17.02	25.02	16.70	23 002
4	37.49	16.34	31.45	14.72	37 589
5	37.10	16.03	32.18	14.69	36824
6	37.43	16.30	31.42	14.85	38136
7	35.61	20.32	27.74	16.32	23 825
8	39.71	16.33	28.30	15.66	22342
9	37.43	18.01	29.78	14.77	24 504
10	40.02	15.73	28.97	15.28	21970
11	46.33	7.36	31.36	14.95	14 003
12	43.68	9.52	29.45	17.35	15319

5.2 线粒体基因组碱基含量

轮虫线粒体基因组中,碱基A的含量较高 (35.6%~46.33%),C的含量次之(22.46%~32.18%), G含量第三(14.69%~29.61%),T含量最少(7.36%~ 20.32%)。线粒体基因组中A含量最高的是蛭态类 轮虫旋轮虫(46.33%),最低的是臂尾轮属轮虫(*B. plicatilis*)(35.6%);线粒体基因组中C含量最高的 是德国的萼花臂尾轮虫(32.18%),最低的是角突 臂尾轮虫(25.02%);线粒体基因组中G含量最高 的是转轮虫(17.35%),最低的是德国的萼花臂尾 轮虫(14.69%);线粒体基因组中T的含量最高的 是褶皱臂尾轮虫(*B. plicatilis*)(20.32%),最低的是 蛭态轮虫旋轮虫(7.36%)(表 2)。

5.3 蛋白编码基因的起始密码子和终止密码子

已测轮形动物线粒体蛋白编码基因起始密码 子主要是ATG (97 个),其次GTG (11 个)、ATT (10 个)、ATA (25 个),另外TTG (2 个)、TGT (1 个); 终止密码子主要是TAA (86 个),其次TAG (36 个)、T** (22 个),另外TA* (2 个) (表 3)。

5.4 蛋白编码基因的长度

CO1 最长为1551 bp, 最短为1542 bp, 平均 为1549.5 bp, CO2 最长为696 bp, 最短为462 bp, 平均为 654.2 bp, CO3 最长为 786 bp, 最短为 765 bp, 平均为 774.4 bp, ND1 最长为 945 bp, 最短 为855 bp, 平均为895.3 bp, ND2 最长为894 bp, 最短为 798 bp, 平均为 875.5 bp, ND3 最长为 432 bp, 最短为 333 bp, 平均为 357.3 bp, ND4 最长 为1302 bp, 最短为1164 bp, 平均为1275.1 bp, ND4L 最长为 273 bp, 最短为 270 bp, 平均为 271.3 bp, ND5 最长为 1 791 bp, 最短为 1 545 bp, 平均为1651 bp, ND6 最长为465 bp, 最短为390 bp, 平均为 450.5 bp, cvtb 最长为 1 200 bp, 最短 为1083 bp, 平均为1135.6 bp, atp6 最长为666 bp, 最短为 555 bp, 平均为 606.5 bp (表 4)。另外 从表中可以看出,有的蛋白编码基因长度在轮虫 中变化不大,如 CO1、CO3、ND4L 等基因;有 的蛋白编码基因长度在类群间变化较大,如CO2、 ND2、ND4、ND6、cytb 在蛭态轮虫和臂尾轮属

轮虫之间长度差异明显(表 4)。

5.5 蛋白基因的密码子偏好性

轮虫密码子偏好性呈现一定的一致性,如萼 花臂尾轮虫(中国)、萼花臂尾轮虫(德国)、萼花 臂尾轮虫(美国)、褶皱臂尾轮虫(*B. plicatilis*)、褶 皱臂尾轮虫(*B. paranguensis*)、转轮虫、旋轮虫等 偏好性最高的密码子是 AUA,红臂尾轮虫(中国)、 红臂尾轮虫(日本)、角突臂尾轮虫、褶皱臂尾轮 虫(*B. koreanus*)和褶皱臂尾轮虫(*B. rotundiformis*) 等偏好性最高的密码子是 UCU(表 5)。

5.6 rRNA 编码基因

和其他后生动物一样,轮虫有 2 个 rRNA 编 码基因,12S rRNA 和 16S rRNA。16S rRNA 最长 为萼花臂尾轮虫 (美国)(1 365 bp),最短为旋轮虫 (477 bp),12S rRNA 最长为红臂尾轮虫(日本)和 褶皱臂尾轮虫(*B. paranguensis*)(725 bp),最短为转 轮虫(521 bp)(表 6)。T 碱基普遍含量较高,16S rRNA (36.68%~42.79%),12S rRNA (34.36%~40.28%); A 碱基普遍含量也较高,16S rRNA (28.65%~37.95%), 12S rRNA (29.79%~39.35%); G 碱基普遍含量较 低,16S rRNA (11.79%~16.64%),12S rRNA(13.61%~ 19.44%); C 碱基普遍含量也较低,16S rRNA (7.97%~14.27%),12S rRNA (6.72%~14.66%)。蛭 态轮虫的12S rRNA 和 16S rRNA 的C 碱基含量较

表 3 轮虫线粒体基因组各基因起始和终止密码子

Tab. 3 The	starting and er	nding codons of	'various genes i	in the mitochondr	ial genome of rotifers
------------	-----------------	-----------------	------------------	-------------------	------------------------

它早	<i>CO</i> 1	<i>CO</i> 2	CO3	ND1	ND2	ND3	ND4	ND4L	ND5	ND6	cytb	atp6	cytb2
no.	起始终止	起始终止	起始终止	起始终止	起始终止	起始终止	起始终止	起始终止	起始终止	起始终止	起始终止	起始终止	起始终止
	start stop	start stop	start stop	start stop	start stop	start stop	start stop	start stop	start stop	start stop	start stop	start stop	start stop
1	ATGTAA	ATT TAA	ATGTAA	ATGTAG	ATGTAA	ATGTAG	ATATAG	ATGTAA	ATG T**	ATGTAA	ATGTAG	ATGTAG	
2	ATGTAG	ATT TAA	TTG TAA	ATT TAG	ATGTAA	ATGTAG	ATGTAG	ATGTAG	ATG T**	ATGTAA	ATG T**	ATGTAA	
3	GTGTAG	GTGTAA	ATGTAA	ATGTAA	ATGTAA	ATATAG	ATATAG	GTGTAG	GTG T**	ATGTAG	ATGTAG	ATGTAA	
4	ATGTAA	GTGTAA	ΑΤΑΤΑΑ	ATG T**	ATGTAA	ATG T**	ATATAA	ATGTAA	ATG T**	ATGTAG	ATGTAA	ATGTAA	ATGTAA
5	ATGTAA	TTG TAA	ΑΤΑΤΑΑ	ATGTAA	ATGTAA	ATGTAA	ATA T**	ATGTAA	ATG T**	ATGTAG	ATGTAG	ATGTAA	ATGTAG
6	ATGTAA	GTGTAA	ΑΤΑΤΑΑ	ATGTAA	ATGTAA	ATGTAA	ATATAA	ATGTAA	ATGTAA	ATGTAG	ATGTAA	ATGTAA	
7	ATGTAA	ATGTAA	ATATAG	ATG T**	ATG TA*	GTG T**	ATATAA	ATGTAA	ATGTAA	ATGTAA	ATGTAA	ATG T**	
8	ATGTAG	ATGTAA	ΑΤΑΤΑΑ	ATG T**	GTGTAA	ATGTAA	ATATAG	ATGTAA	ΑΤΑΤΑΑ	ATGTAA	ATGTAA	ATG T**	
9	ATGTAA	TGT TAG	ATATAG	ATGTAG	ΑΤΑΤΑΑ	ATGTAA	ΑΤΑΤΑΑ	ATGTAA	ΑΤΑΤΑΑ	ATATAG	ATGTAA	ATGTAG	
10	ATGTAA	ATGTAA	ATG TA*	ATG T**	ATG T**	ATG T**	ATATAG	ATGTAG	ATG T**	ATGTAA	ATGTAA	ATG T**	
11	ATT TAG	GTGTAA	ATATAA	ATATAA	GTG T**	ATGTAA	ATT TAA	ATGTAA	ATGTAA	ATT TAG	GTGTAA	ATATAG	
12	ATT TAA	ATG T**	ΑΤΑΤΑΑ	ATT TAA	ATG T**	ATGTAA	ΑΤΑΤΑΑ	ATGTAA	ATT TAA	ATT TAG	ATGTAA	ATGTAG	

	Tab. 4The length of genes encoding mitochondrial genome proteins in rotifers													
序号		基因长度/bp length of genes												
no.	<i>CO</i> 1	<i>CO</i> 2	CO3	ND1	ND2	ND3	ND4	ND4L	ND5	ND6	cytb	atp6	cytb2	
1	1 551	687	786	900	891	354	1 302	270	1 693	462	1 200	612		
2	1 5 5 1	687	783	894	891	354	1 302	270	1 693	462	1138	612		
3	1 551	693	777	903	891	351	1 299	270	1 693	465	1 1 4 0	612		
4	1 551	696	765	898	891	352	1 302	270	1 693	462	1 1 4 0	612	1 1 4 0	
5	1 5 5 1	696	765	900	891	354	1 300	270	1 693	462	1 1 4 0	612	1 1 4 9	
6	1 551	696	765	900	891	354	1 2 6 0	270	1 695	462	1143	612		
7	1 551	693	777	898	890	352	1 302	273	1 569	462	1 1 4 0	610		
8	1 5 5 1	693	777	898	891	367	1 302	273	1 569	462	1 1 4 0	610		
9	1 551	692	786	945	894	432	1 302	273	1 791	465	1 1 4 0	666		
10	1 551	693	776	898	889	352	1 302	270	1 6 3 3	462	1 1 4 0	610		
11	1 542	462	768	855	798	333	1164	273	1 545	390	1 0 8 3	555		
12	1 542	462	768	855	798	333	1164	273	1 545	390	1 0 8 3	555		

表 4 轮虫线粒体基因组蛋白编码基因长度

表 5 轮虫线粒体蛋白编码基因的密码子偏好性

Tab. 5	The codon prefe	rence of mitocl	iondrial	protein co	oding gene	s in rotifers
--------	-----------------	-----------------	----------	------------	------------	---------------

氨基酸	密码子	物种序号 no. of species											
amino acid	codon	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
*	UAA	1.0909	1.000 0	0.9091	1.800 0	1.4545	1.8182	1.750 0	1.5556	0.9744	1.3333	1.4545	1.600 0
*	UAG	0.9091	1.000 0	1.0909	0.200 0	0.5455	0.1818	0.250 0	0.4444	1.0256	0.6667	0.5455	0.400 0
А	GCA	0.3796	0.4857	0.2466	1.4722	1.4571	1.3592	0.8116	0.7874	1.0079	1.0476	0.9167	0.8163
А	GCC	0.146 0	0.3429	0.4384	0.3333	0.400 0	0.3495	0.9855	0.4409	0.7244	0.3175	0.0833	0.2449
А	GCG	0.1168	0.1143	0.137 0	0.0278	0	0.0388	0.4058	0.126 0	0.063 0	0.1905	0.375 0	0.449 0
А	GCU	3.3577	3.0571	3.1781	2.1667	2.1429	2.2524	1.7971	2.6457	2.2047	2.4444	2.625 0	2.4898
С	UGC	0.0625	0.4848	0.400 0	0.1935	0.1176	0.3704	0.500 0	0.1333	0.5294	0.4667	0.2759	0.1176
С	UGU	1.9375	1.5152	1.600 0	1.8065	1.8824	1.6296	1.500 0	1.8667	1.4706	1.5333	1.7241	1.8824
D	GAC	0.0323	0.4545	0.5079	0.3429	0.338 0	0.3175	0.6984	0.4706	0.4918	0.3385	0.209 0	0.2338
D	GAU	1.9677	1.5455	1.4921	1.6571	1.662 0	1.6825	1.3016	1.5294	1.5082	1.6615	1.791 0	1.7662
Е	GAA	0.8254	0.871 0	0.5806	1.2121	1.3846	1.1273	0.7619	0.7119	1.1379	0.9841	1.325 0	1.100 0
Е	GAG	1.1746	1.129 0	1.4194	0.7879	0.6154	0.8727	1.2381	1.2881	0.8621	1.0159	0.675 0	0.900 0
F	UUC	0.3641	0.6438	0.3505	0.5859	0.5879	0.4925	0.9655	0.6913	0.6425	0.5806	0.0417	0.271 0
F	UUU	1.6359	1.3562	1.6495	1.4141	1.4121	1.5075	1.0345	1.3087	1.3575	1.4194	1.9583	1.729 0
G	GGA	0.2065	0.2597	0.2876	0.9266	0.948 0	0.8926	0.7342	0.8642	1.2245	1.1503	1.2761	1.2165
G	GGC	0.0258	0.2857	0.4706	0.1808	0.185 0	0.2645	0.8354	0.321 0	0.4082	0.2353	0.1963	0.3093
G	GGG	0.3613	0.5714	0.9673	0.2712	0.1387	0.2314	0.4557	0.3951	0.4626	0.4444	1.3006	1.3608
G	GGU	3.4065	2.8831	2.2745	2.6215	2.7283	2.6116	1.9747	2.4198	1.9048	2.1699	1.227 0	1.1134
Н	CAC	0.2308	0.3291	0.3014	0.4651	0.5227	0.4242	0.6316	0.3684	0.2368	0.4324	0.080 0	0.040 0
Н	CAU	1.7692	1.6709	1.6986	1.5349	1.4773	1.5758	1.3684	1.6316	1.7632	1.5676	1.920 0	1.960 0
Ι	AUC	0.123 0	0.314 0	0.5462	0.3676	0.4161	0.3662	0.834 0	0.5039	0.5985	0.4337	0.0645	0.1608
Ι	AUU	1.877 0	1.686 0	1.4538	1.6324	1.5839	1.6338	1.166 0	1.4961	1.4015	1.5663	1.9355	1.8392

中国水产学会主办 sponsored by China Society of Fisheries

何润泽,等	
-------	--

・续表5・

	家码子					物	种序号	no. of spec	ies				
amino acid	codon	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
K	AAA	1.3867	1.027 0	0.8684	1.500 0	1.7436	1.4667	1.0541	1.0882	1.3659	1.4722	1.6383	1.1789
K	AAG	0.6133	0.973 0	1.1316	0.500 0	0.2564	0.5333	0.9459	0.9118	0.6341	0.5278	0.3617	0.8211
L	CUA	0.3959	0.6522	0.510 0	0.8623	0.8767	0.7927	1.339 0	0.8839	1.2038	0.8425	0.2593	0.4541
L	CUC	0.0102	0.1605	0.350 0	0.118 0	0.0913	0.055	0.6848	0.208 0	0.3128	0.3288	0.0118	0.0324
L	CUG	0.0609	0.2107	0.140 0	0.0908	0.1187	0.0991	0.4293	0.2288	0.1896	0.3082	0.0118	0.0649
L	CUU	1.4416	1.4548	2.180 0	1.0348	1.0228	1.1119	1.0528	1.383 0	0.9953	1.3767	0.2593	0.627 0
L	UUA	3.4416	2.6288	2.050 0	3.4766	3.5525	3.4128	1.9727	2.5893	2.8152	2.5479	4.5619	3.9676
L	UUG	0.6497	0.893 0	0.770 0	0.4175	0.3379	0.5284	0.5213	0.7071	0.4834	0.5959	0.8959	0.8541
М	AUA	2.5067	2.5487	2.8454	4.4819	4.381 0	4.0932	3.0259	3.6637	4.2857	3.4933	4.7674	4.186 0
М	AUC	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
М	AUG	3.4667	3.3717	3.0309	1.494 0	1.5952	1.8814	2.9483	2.3097	1.7143	2.5067	1.093 0	1.7209
М	AUU	0.0267	0.0531	0	0	0	0	0	0	0	0	0.0698	0.093 0
М	GUG	0	0	0.1237	0.0241	0	0.0254	0.0259	0.0265	0	0	0.0698	0
М	UUG	0	0.0265	0	0	0.0238	0	0	0	0	0	0	0
Ν	AAC	0.2946	0.400 0	0.5439	0.4474	0.440 0	0.480 0	0.8455	0.3607	0.4885	0.5312	0.1356	0.2476
Ν	AAU	1.7054	1.600 0	1.4561	1.5526	1.560 0	1.520 0	1.1545	1.6393	1.5115	1.4688	1.8644	1.7524
Р	CCA	0.3125	0.576 0	0.3385	0.8212	0.7105	0.7037	0.6061	0.4545	0.7883	0.6452	0.8485	0.4848
Р	CCC	0.1875	0.448 0	0.4923	0.2649	0.500 0	0.2963	1.1818	0.4545	0.7883	0.2903	0.303 0	0.303 0
Р	CCG	0.0312	0.096 0	0.0308	0.0265	0	0.1111	0.2121	0.1515	0.1168	0.0645	0.303 0	0.2424
Р	CCU	3.4688	2.880 0	3.1385	2.8874	2.7895	2.8889	2.000 0	2.9394	2.3066	3.000 0	2.5455	2.9697
Q	CAA	1.650 0	1.750 0	1.2308	1.7391	1.8261	1.7073	1.4872	1.2381	1.6098	1.2381	1.4839	1.2941
Q	CAG	0.350 0	0.250 0	0.7692	0.2609	0.1739	0.2927	0.5128	0.7619	0.3902	0.7619	0.5161	0.7059
R	CGA	0.549 0	0.560 0	0.4706	0.7273	0.7273	0.8571	0.6531	0.480 0	0.750 0	0.800 0	0.5556	0.7778
R	CGC	0.2353	0.480 0	0.4706	0.2182	0.2182	0.1905	0.6531	0.480 0	0.500 0	0.480 0	0.1111	0.1111
R	CGG	0	0	0	0	0	0.0952	0	0	0	0	0	0.1111
R	CGU	3.2157	2.960 0	3.0588	3.0545	3.0545	2.8571	2.6939	3.040 0	2.750 0	2.720 0	3.3333	3.000 0
S	AGA	0.8337	0.6214	0.4728	0.9865	1.1503	1.0667	0.704 0	0.7795	1.0262	1.0485	2.3544	2.2018
S	AGC	0.0596	0.1942	0.2837	0.1435	0.1569	0.2444	0.3627	0.1231	0.2513	0.2524	0.1266	0.1957
S	AGG	0.3573	0.2913	0.3404	0.1973	0.1046	0.2444	0.5973	0.3692	0.2723	0.2718	0.5063	1.3456
S	AGU	0.7345	0.8738	0.7565	0.574 0	0.6275	0.5111	0.4053	0.9641	0.733 0	0.7184	1.2911	0.8807
S	UCA	0.8536	1.0874	0.6998	1.5426	1.5861	1.5556	1.3013	0.9641	1.2565	1.1068	0.7342	0.4893
S	UCC	0.2382	0.6214	0.6998	0.4305	0.4183	0.3111	1.664	0.7795	1.1309	0.7573	0	0.1713
S	UCG	0.1787	0.466 0	0.1702	0.0897	0.0523	0.1333	0.2347	0.2872	0.2513	0.2913	0.2278	0.1468
S	UCU	4.7444	3.8447	4.5768	4.0359	3.9041	3.9333	2.7307	3.7333	3.0785	3.5534	2.7595	2.5688
Т	ACA	0.8478	0.7273	0.5977	1.3462	1.3839	1.0446	1.0722	0.759 0	1.000 0	1.0057	1.4286	1.0602
Т	ACC	0.1087	0.4318	0.4138	0.2308	0.3602	0.2548	0.7629	0.4923	0.7647	0.4114	0.0952	0
Т	ACG	0.1957	0.1136	0.092 0	0.0962	0.0758	0.2293	0.3093	0.0821	0.1569	0.1143	0.0952	0.2892
Т	ACU	2.8478	2.7273	2.8966	2.3269	2.1801	2.4713	1.8557	2.6667	2.0784	2.4686	2.381 0	2.6506
V	GUA	0.4152	0.5839	0.5241	1.1881	1.1565	1.1171	0.9477	0.7786	1.2388	0.7606	1.4603	1.5273
V	GUC	0.1522	0.5401	0.7034	0.3432	0.2857	0.2883	0.7247	0.4122	0.4478	0.4225	0.1651	0.2303
V	GUG	0.5675	0.3942	0.5241	0.3036	0.3129	0.3784	0.7805	0.5954	0.5672	0.3944	0.5841	0.4606
V	GUU	2.8651	2.4818	2.2483	2.165 0	2.2449	2.2162	1.547 0	2.2137	1.7463	2.4225	1.7905	1.7818

1 ab. o The length and base percentage of mitochondrial gene rRINA gene in rothers											
物种序号 - no. of species			16S rRNA			12S rRNA					
	Т	С	А	G	长度/bp length	Т	С	А	G	长度/bp length	
1	41.94	10.75	33.06	14.25	1116	39.20	11.22	31.16	18.42	722	
2	40.61	11.18	33.54	14.66	948	37.52	12.28	31.86	18.34	725	
3	42.79	13.28	28.65	15.28	1 1 4 5	39.16	11.61	29.79	19.44	715	
4	39.42	12.15	36.19	12.24	1 1 4 4	34.63	13.02	36.84	15.51	722	
5	39.19	11.88	35.65	13.28	1 3 5 5	34.68	13.23	36.77	15.32	718	
6	39.49	12.31	36.41	11.79	1 365	35.10	12.81	36.77	15.32	718	
7	36.68	14.27	33.88	15.18	1 107	34.36	14.66	32.68	18.30	716	
8	39.91	12.76	32.85	14.48	1 105	38.97	12.15	30.87	18.02	716	
9	38.61	12.55	33.97	14.87	948	35.72	12.41	32.83	19.03	725	
10	39.34	12.33	33.48	14.86	1 1 4 4	37.86	11.79	31.35	19.00	721	
11	40.25	7.97	37.95	13.84	477	40.28	7.22	38.89	13.61	720	
12	40.26	8.51	34.59	16.64	529	38.96	6.72	39.35	14.97	521	

表 6 轮虫线粒体基因 rRNA 长度及碱基百分比

Tab. 6 The length and base percentage of mitochondrial gene rRNA gene in rotifers

其他轮虫明显偏低。

5.7 tRNA 基因

轮虫 tRNA 基因种类数目一般为 22个, tRNA-Leu1、tRNA-Glu、tRNA-Ser 1、tRNA-His、 tRNA-Thr、 tRNA-Val、 tRNA-Gly、 tRNA-Trp、 tRNA-Gln、 tRNA-Asp、 tRNA-Tyr、 tRNA-Pro、 tRNA-Met、 tRNA-Arg、 tRNA-Cys、 tRNA-Ile、 tRNA-Asn、 tRNA-Ala、tRNA-Lys、 tRNA-Leu 2、 tRNA-Phe、tRNA-Ser 2。但也有轮虫的 tRNA 基 因的种类数目为 18~32个。轮虫 tRNA 基因长度 为 29~104 bp,最短的为红臂尾轮虫 (中国) tRNA-Ile,最长的为旋轮虫的 tRNA-Ser (表 7)。

5.8 非编码区

轮虫线粒体基因组含有较长的非编码区,一般单环染色体含有一个非编码区,双环染色体各 含有一个非编码区。非编码区的功能可能与线粒 体 DNA 复制与转录起始有关。

5.9 基因排列

蛭态类的2个轮虫蛋白编码基因和rRNA编码基因排列基本相似,但tRNA编码基因排列位置变化较大。蛋白编码基因和rRNA编码基因的位置在大部分臂尾轮虫中相对固定,但萼花臂尾轮虫与其他臂尾轮虫差异较大,tRNA编码基因排列位置变化较大,甚至有的tRNA编码基因出现

在反义链上(图1)。

6 轮虫线粒体序列应用

6.1 物种系统发生关系研究

运用线粒体序列进行轮虫系统发生关系的研 究。Min 等^[30] 用 11 种蛋白编码基因分析了褶皱臂 尾轮虫、转轮虫和棘头动物的系统发生关系。 Weber 等^[31]利用线粒体蛋白编码基因和贝叶斯方 法与最大似然法 (ML 树) 重建方法分析了褶皱臂 尾轮虫、蛭态轮虫和棘头动物的系统发生关系。 Kim 等^[38] 用 11 种线粒体基因序列和 ML 树重建的 方法分析了5种轮虫的系统发生关系。Choi等^[39] 用 13 种基因的序列和 ML 树重建的方法分析了 7 种轮虫的系统发生关系。Choi等^[40]用 CO1 和 Cvtb 分析了 7 种轮虫的系统发生关系。Zhang 等^[42] 用12个蛋白编码基因序列分析了4种棘头动物 和 8 种轮虫的系统发生关系。Kim 等^[43] 用 12 种线 粒体蛋白的氨基酸序列分析了8种轮虫的系统发 生关系。2022年, Kiemel 等^[44] 以转轮虫为外群, 利用线粒体序列和 ML 树重建的方法分析了 11 种 臂尾轮虫的系统发生关系。

6.2 物种鉴定

为了解形态可塑性和基因变异在轮虫的形态 变化中的作用,2003年,Derry等^[20]研究了不同 形态的龟甲轮虫 (*Keratella*) COI 基因序列,发现

中国水产学会主办 sponsored by China Society of Fisheries

tRNA													
	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12	
tRNA-Leu	64	59	64	64	63	64	64	64	66	64	53	57	
tRNA-Glu	65	64	65	65	65	65	64	63	65	65	64	59	
tRNA-Ser	62	60	64	65		64	61	62	64	68	104	49	
tRNA-His	63	63	62	63	62	63	62	62	63	63	52	54	
tRNA-Thr	63	63	63	64	64	64	63	63	63	62	53	55	
tRNA-Val	62	62	63	64	62	64	63	63	63	63		53	
tRNA-Gly	68	68	69	68	68	68	69	68	70	68	54	57	
tRNA-Trp	68	65	66	64	60	65	66	66	69	66	64	54	
tRNA-Gln	64	64	64		60	60	64	64	66	64	57	55	
tRNA-Asp	65	64	63		34	64	65	63	66	65	54	51	
tRNA-Tvr	62	62	61	63	63	62	62	64	64	64		64	
tRNA-Pro	66	66	65	67	67	67	66	65	66	65	54	53	
tRNA-Met	65	65	66	66	66	66	64	65	64	65	55	61	
tRNA-Arg	67	67	67	67	60	67	67	67	68	67		47	
tRNA-Cvs	65	62	61	61	54	56	61	62	51	62	68		
tRNA-Ile	29	64	65	65	66	65	65	65	53	65	72	65	
tRNA-Asn	64	56	63	64	64		65	63	67	63	56	53	
tRNA-Ala	63	58	64	62	64	54	65	64	64	63	79	58	
tRNA-Lvs	65	63	65	67		63	64	64	68	64	63	52	
tRNA-Leu	64	64	64	64	78	78	64	64	65	64		56	
tRNA-Phe	64	57	66	64	65	64	64	65	62	66	60	57	
tRNA-Ser	67		58		58		67	67	65	68	66	57	
tRNA-Ile2		65							67				
tRNA-Asn2		65		64									
tRNA-Ala2		63				63							
tRNA-Leu3		64		64					66				
tRNA-Phe2		64			64	65			64				
tRNA-His2		63							71				
tRNA-Gln2		61											
tRNA-Val2		65			69				74				
tRNA-Glu2				65	67								
tRNA-Gly2					63				62				
tRNA-Trp2					64								
tRNA-Met2					63	63							
tRNA-Cys2					50	50			63				
tRNA-Thr2					56				64				
tRNA-Tyr2					65								
tRNA-Lys2						63							
tRNA-Ile3						-			58				
tRNA-Ser3									63				
平均长度 average length	62.95	62.96	64.00	64.55	62.20	63.58	64.32	64.23	64.50	64.73	62.67	55.57	
总个数 total no	22	29	22	22	29	25	22	22	32	22	18	21	

表 7 轮虫线粒体基因 tRNA 基因长度

https://www.china-fishery.cn



Fig. 1 The gene arrangement order of the mitochondrial genome of rotifers

有棘刺和无棘刺的螺形龟甲轮虫(Keratella cochlearis)遗传变异较大,核酸序列的差异达到 4.4%,暗示它们是不同的种。程双怀等^[45-48]分别利用 16S rDNA、12S rDNA、ND5 和 ND4 对臂尾轮属轮 虫进行分子鉴定且该方法获得中国专利局授权。

6.3 轮虫隐种研究

Derry 等^[20] 检测了有棘刺和无棘刺的螺形龟 甲轮虫的 CO I 基因序列, CO I 基因序列的差异 达到 4.4%,因此,该研究认为螺形龟甲轮虫也是 含隐种的复合种。Berrieman等^[22]利用线粒体 CO I 序列限制性酶切片段长度多态性 (RFLP) 技 术设计了一种快速分辨褶皱臂尾轮虫不同姐妹种 的方法, Papakostas 等^[23]也用相同的方法研究了 褶皱臂尾轮虫复合种,建立了所有典型的臂尾轮 虫 CO I 序列限制性酶切图谱。B. plicatilis sensu lato (褶皱臂尾轮虫复合体)是一个隐种复合体, 包含未知数目的种。2006年, Suatoni 等^[49] 通过比 较褶皱臂尾轮虫的牛殖数据(传统的牛物学种的概 念划分依据)和系统发生数据(谱系种的概念划分 依据),研究了这两种分歧的种划分依据的异同。 基于高度的分子序列变异和 COI与 ITSI 遗传模 式很大程度上的协调, 谱系种的假说暗示至少有 14个种存在。Papakostas 等^[23] 对其实验室培养的 11个褶皱臂尾轮虫 (strain/clone) CO I 基因序列进 行测序,并将测序结果与 Genbank 的褶皱臂尾轮

虫 52 个 CO I 基因序列放在一起以萼花臂尾轮虫、 壶状臂尾轮虫、方形臂尾轮虫为外群进行系统分 析,NJ树的建立表明 63 个褶皱臂尾轮虫样本形 成 14 个明显的单系。Gilbert 等^[50] 检测了萼花臂 尾轮虫 4 个地理品系的遗传相似性和交配能力。 线粒体 CO I (694 bp)和核糖体 rDNA 基因间隔序 列 ITS (735 bp)显示 Florida 和 Georgia 品系十分相 似,1 429 bp的序列中仅有 0.3%的差异。它们与 另外 2 种品系 (Texas 和 Australia)不同,1 429 bp 的序列中分别有 7% 和 9%的差异。和遗传关系一 致,交配仅产生于 Florida 和 Georgia 品系之间。 因此,研究认为萼花臂尾轮虫是一种含隐种的复 合种。Xiang 等^[28]利用线粒体 CO I 对中国东部地 区的萼花臂尾轮虫地理谱系学进行了研究,同样 表明萼花臂尾轮虫包含隐种。

6.4 轮虫地理谱系学研究

早在 1989 年, King^[19] 就将核酸 RFLP 技术研 究引入到轮虫遗传多样性研究中来,他分离提取 了 4 个地理品系褶皱臂尾轮虫克隆的线粒体 DNA, 并用 5 种限制性核酸内切酶进行消化,发现不同 克隆间产生的酶切图谱具有多态性,认为这种方 法可以用于轮虫系统地理学和种群遗传多样性研 究。Papakostas 等^[51] 同样通过 RFLP 技术,基于线 粒体 16*S rDNA* 序列对褶皱臂尾轮虫谱系进行分析, 展示了其极大的鉴别能力 (100% 成功)。Gómez

等^[52]利用 mtDNA 的 CO I 序列对西班牙伊比利亚 半岛褶皱臂尾轮虫的分子系统地理学进行了研究, 发现它们之间存在着明显的系统地理分化,大部 分单倍型只在一个湖泊中发现,种群间基因流很 低,且存在长距离的建群效应,这与传统的生物 地理学研究结果有明显的差别。鲍蕾^[53]利用线粒 体的部分 CO I 基因序列和核搪体的 ITS 1 序列对 武汉东湖、汉口莲花湖、北京积水潭、江西以及 昆明翠湖的方形臂尾轮虫种群溃传结构进行了研 究,表明由于其营周期性孤雌生殖、附着生活方 式以及克隆选择的不稳定性, 使得在同一水域中 有大量不同的克隆存在,主要是因为轮虫具有较 强的长距离扩散能力和建群能力: 方形臂尾不同 单倍型的分布具有一定的地域特征。董云伟[54]利 用通用引物扩增了中国江汉湖群部分湖泊萼花臂 尾轮虫 43 个克隆的 CO I 序列,发现 CO I 单倍 型的分布有一定的地域特征,各湖泊之间没有出 现共有的单倍型;在东湖、海子湖、保安湖、南 湖、积水潭等湖泊中同时存在几种单倍型。除东 湖种群以外,其他各湖泊分布的单倍型都在分子 系统树上形成相对独立的进化枝,表明建群效应 对种群分子系统地理格局形成的影响。

7 展望

轮虫线粒体基因组测定及分析工作刚刚起步, 所测定的线粒体基因组数量有限,主要由于轮虫 个体微小,单克隆培养条件摸索困难,难以在较 短时间内获得较纯基因组 DNA。另外,研究人员 少,投入少也限制了轮虫线粒体基因组测定的产 出。目前主要测定物种集中于臂尾轮科和蛭态轮 虫。目前主要测定物种均为植食性轮虫,肉食性 轮虫亟须测定。随着研究的深入,将会有更多的 轮虫线粒体基因组被测定和分析,测序结果有助 于轮虫的分类、系统发生关系研究、轮虫的物种 鉴定及其隐种研究、轮虫的线粒体基因组比较学 和轮虫地理谱系学研究。

(作者声明本文无实际或潜在的利益冲突)

参考文献 (References):

[1] 刘汝莲. 鱼苗池中的"天饵"——轮虫 [J]. 养殖与饲料, 2018(2): 29-31.

> Liu R L. The "natural bait" in fish seedling ponds - rotifers[J]. Animals Breeding and Feed, 2018(2): 29-31 (in Chinese).

- [2] 李典宝,程冰冰.珠江河口区某景观水体轮虫群落演 替及水质评价[J].人民珠江,2018,39(7):17-21.
 Li D B, Cheng B B. Rotifer community succession and water quality evaluation in a landscape water of Pearl River estuary[J]. Pearl River, 2018, 39(7): 17-21 (in Chinese).
- [3] Rahman A R A, Cob Z C, Jamari Z, *et al.* The effects of microalgae as live food for *Brachionus plicatilis* (rotifer) in intensive culture system[J]. Tropical Life Sciences Research, 2018, 29(1): 127-138.
- [4] 沙婧婧, 戴媛媛, 潘玉龙, 等. 轮虫在生态毒理学中的研究进展 [J]. 生态毒理学报, 2018, 13(3): 56-70.
 Sha J J, Dai Y Y, Pan Y L, *et al.* Research progress in using rotifers in ecotoxicological studies[J]. Asian Journal of Ecotoxicology, 2018, 13(3): 56-70 (in Chinese).
- [5] 王家楫.中国淡水轮虫志 [M].北京:科学出版社, 1961.
 Wang J J. Freshwater Rotifera of China[M]. Beijing: Science Press, 1961 (in Chinese).
- [6] Boore J L. Animal mitochondrial genomes[J]. Nucleic Acids Research, 1999, 27(8): 1767-1780.
- [7] Watanabe K I, Bessho Y, Kawasaki M, *et al.* Mitochondrial genes are found on minicircle DNA molecules in the mesozoan animal *Dicyema*[J]. Journal of Molecular Biology, 1999, 286(3): 645-650.
- [8] Armstrong M R, Blok V C, Phillips M S. A multipartite mitochondrial genome in the potato cyst nematode *Globodera pallida*[J]. Genetics, 2000, 154(1): 181-192.
- [9] Suga K, Mark Welch D B, Tanaka Y, et al. Two circular chromosomes of unequal copy number make up the mitochondrial genome of the rotifer *Brachionus plicatilis*[J]. Molecular Biology and Evolution, 2008, 25(6): 1129-1137.
- [10] Shao R F, Kirkness E F, Barker S C. The single mitochondrial chromosome typical of animals has evolved into 18 minichromosomes in the human body louse, *Pediculus humanus*[J]. Genome Research, 2009, 19(5): 904-912.
- [11] Awata H, Noto T, Endoh H. Differentiation of somatic mitochondria and the structural changes in mtDNA during development of the dicyemid *Dicyema japonicum* (Mesozoa)[J]. Molecular Genetics and Genomics, 2005, 273(6): 441-449.
- [12] Sugiyama Y, Watase Y, Nagase M, et al. The complete nucleotide sequence and multipartite organization of the tobacco mitochondrial genome: comparative analysis of 中国水产学会主办 sponsored by China Society of Fisheries

mitochondrial genomes in higher plants[J]. Molecular Genetics and Genomics, 2005, 272(6): 603-615.

- [13] Burger G, Lang B F. Parallels in genome evolution in mitochondria and bacterial symbionts[J]. IUBMB Life, 2003, 55(4-5): 205-212.
- [14] Voigt O, Erpenbeck D, Wörheide G. A fragmented metazoan organellar genome: the two mitochondrial chromosomes of *Hydra magnipapillata*[J]. BMC Genomics, 2008, 9: 350.
- [15] Fan J S, Lee R W. Mitochondrial genome of the colorless green alga *Polytomella parva*: two linear DNA molecules with homologous inverted repeat termini[J]. Molecular Biology and Evolution, 2002, 19(7): 999-1007.
- [16] Nosek J, Tomáška L, Fukuhara H, *et al.* Linear mitochondrial genomes: 30 years down the line[J]. Trends in Genetics, 1998, 14(5): 184-188.
- [17] Marande W, Lukeš J, Burger G. Unique mitochondrial genome structure in diplonemids, the sister group of kinetoplastids[J]. Eukaryotic Cell, 2005, 4(6): 1137-1146.
- [18] Burger G, Forget L, Zhu Y, *et al.* Unique mitochondrial genome architecture in unicellular relatives of animals[J]. Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States Of America, 2003, 100(3): 892-897.
- [19] King C E. Molecular genetics of rotifers: preliminary restriction mapping of the mitochondrial genome of *Brachionus plicatilis*[M]//Ricci C, Snell T W, King C E. Rotifer Symposium V. Dordrecht: Springer, 1989: 375-380.
- [20] Derry A M, Hebert P D N, Prepas E E. Evolution of rotifers in saline and subsaline lakes: a molecular phylogenetic approach[J]. Limnology and Oceanography, 2003, 48(2): 675-685.
- [21] Dooms S, Dierekens K, Delbare D et al. Genetic characterisation of *Brachionus sp.* clones using the 16S *rDNA* markers with the SSCP technique and sequencing[J]. Rotifera X (June 2003, Illmitz, Austria), 2003: 7-13.
- [22] Berrieman H K, Lunt D H, Gómez A. Behavioural reproductive isolation in a rotifer hybrid zone[J]. Hydrobiologia, 2005, 546(1): 125-134.
- [23] Papakostas S, Dooms S, Christodoulou M, et al. Identification of cultured *Brachionus* rotifers based on RFLP and SSCP screening[J]. Marine Biotechnology, 2006, 8(5): 547-559.
- [24] 程双怀,席贻龙,项贤领,等.基于线粒体 CO I 基因序 中国水产学会主办 sponsored by China Society of Fisheries

列探讨臂尾轮属的系统发生和几种轮虫的分类地位 [J]. 动物分类学报, 2007, 32(2): 328-334.

Cheng S H, Xi Y L, Xiang X L, *et al.* Phylogenetic relationships within *Brachionus* and taxonomical status of several rotifer species based on analyses of the mitochondrial *CO* I gene[J]. Acta Zootaxonomica Sinica, 2007, 32(2): 328-334 (in Chinese).

[25] 程双怀,席贻龙.基于 16S rDNA 序列探讨十种臂尾轮 虫的系统关系和分类地位 [J].动物分类学报,2009, 34(4):934-940.

> Cheng S H, Xi Y L. Phylogenetic relationship and taxonomic status of ten *Brachionus* species (Rotifera) inferred from 16S rDNA sequence[J]. Acta Zootaxonomica Sinica, 2009, 34(4): 934-940 (in Chinese).

- [26] 程双怀,金思宇,陈款民,等.十种臂尾轮虫 12S rDNA 基因序列的 PCR 扩增及分析 [J]. 安徽师范大学学报 (自然科学版), 2015, 38(5): 460-465.
 Cheng S H, Jin S Y, Chen K M, et al. PCR amplication and sequence analysis of partial 12S rDNA gene from ten Brachionus species (Rotifera)[J]. Journal of Anhui Normal University (Natural Science), 2015, 38(5): 460-465 (in Chinese).
- [27] 程双怀,魏世祥,张逸,等. 基于 ND4 和 ND5 基因序列 研究八种臂尾轮虫的系统关系和分类地位 [J]. 水产学 报, 2016, 40(12): 1823-1829.
 Cheng S H, Wei S X, Zhang Y, *et al.* Phylogenetic relationship and taxonomic status of eight *Brachionus* species (Rotifera) inferred from ND4 and ND5 genes[J]. Journal of Fisheries of China, 2016, 40(12): 1823-1829 (in Chinese).
- [28] Xiang X L, Xi Y L, Wen X L, et al. Genetic differentiation and phylogeographical structure of the *Brachionus* calyciflorus complex in eastern China[J]. Molecular Ecology, 2011, 20(14): 3027-3044.
- [29] Giribet G, Distel D L, Polz M, et al. Triploblastic relationships with emphasis on the acoelomates and the position of Gnathostomulida, Cycliophora, Plathelminthes, and Chaetognatha: a combined approach of 18S rDNA sequences and morphology[J]. Systematic Biology, 2000, 49(3): 539-562.
- [30] Min G S, Park J K. Eurotatorian paraphyly: revisiting phylogenetic relationships based on the complete mitochondrial Genome sequence of *Rotaria rotatoria* (Bdelloidea: Rotifera: Syndermata)[J]. BMC Genomics, 2009, 10: 533.
- [31] Weber M, Wey-Fabrizius A R, Podsiadlowski L, et al. https://www.china-fishery.cn

Phylogenetic analyses of endoparasitic Acanthocephala based on mitochondrial genomes suggest secondary loss of sensory organs[J]. Molecular Phylogenetics and Evolution, 2013, 66(1): 182-189.

- [32] 张逸. 红臂尾轮虫线粒体全序列的测定及臂尾轮属轮 虫系统发生的研究 [D]. 芜湖: 安徽师范大学, 2013. Zhang Y. Determination and phylogenetic relationship analysis of the complete mitochondrial genome sequences of *Brachionus rubens*[D]. Wuhu: Anhui Normal University, 2013 (in Chinese).
- [33] 刘应龙.两种臂尾轮属轮虫线粒体基因组的测定及其系统发生关系分析 [D]. 芜湖: 安徽师范大学, 2015.
 Liu Y L. The complete mitochondrial genomes of two *Brachionus* rotifer species and their phylogenetic implications[D]. Wuhu: Anhui Normal University, 2015 (in Chinese).
- [34] 江静. 两种臂尾轮属轮虫线粒体基因组全序列的测定 及其序列分析 [D]. 芜湖: 安徽师范大学, 2018.
 Jiang J. Sequencing of mitochondrial genome sequence and analysis of two *Brachionus* rotifers[D]. Wuhu: Anhui Normal University, 2018 (in Chinese).
- [35] 孙道琴. 矩形臂尾轮虫与螺形龟甲轮虫线粒体基因组序列的测定与分析 [D]. 芜湖: 安徽师范大学, 2016. Sun D Q. Determination and phylogenetic relationship analysis of mitochondrial genome sequences of *Brachionus leydigi* and *Keratella cochlearis*[D]. Wuhu: Anhui Normal University, 2016 (in Chinese).
- [36] Hwang D S, Suga K, Sakakura Y, et al. Complete mitochondrial genome of the monogonont rotifer, *Brachio*nus koreanus (Rotifera, Brachionidae)[J]. Mitochondrial DNA, 2014, 25(1): 29-30.
- [37] Nie Z J, Gu R B, Du F K, et al. Monogonont rotifer, Brachionus calyciflorus, possesses exceptionally large, fragmented mitogenome[J]. PLoS One, 2016, 11(12): e0168263.
- [38] Kim H S, Hwang D S, Kim H J, et al. Complete mitochondrial genome of the monogonont rotifer *Brachionus rotundiformis* (Rotifera, Brachionidae)[J]. Mitochondrial DNA Part B, 2017, 2(1): 39-40.
- [39] Choi B S, Lee Y H, Hagiwara A, *et al.* Complete mitochondrial genome of the freshwater monogonont rotifer *Brachionus calyciflorus* (Rotifera, Brachionidae)[J].
 Mitochondrial DNA Part B, 2019, 4(2): 3593-3595.
- [40] Choi B S, Lee Y H, Lee J S, *et al.* Complete mitochondrial genome of the freshwater monogonont rotifer *Brachionus rubens* (Rotifera, Brachionidae)[J]. Mitochon-

https://www.china-fishery.cn

drial DNA Part B, 2020, 5(1): 5-6.

- [41] Choi B S, Kim D H, Lee J S, et al. Complete mitochondrial genome of the euryhaline monogonont rotifer Brachionus paranguensis (Rotifera, Brachionidae)[J]. Mitochondrial DNA Part B, 2020, 5(1): 502-503.
- [42] Zhang Y, Zhang H Y, Yan J J, *et al.* Complete mitochondrial genome of *Brachionus rubens* from Wuhu, China (Rotifera, Brachionidae)[J]. Mitochondrial DNA Part B, 2021, 6(3): 1194-1196.
- [43] Kim M S, Choi B S, Ogello E O, et al. Complete mitochondrial genome of the freshwater monogonont rotifer *Brachionus angularis* (Rotifera, Brachionidae)[J]. Mitochondrial DNA Part B, 2020, 5(3): 3736-3737.
- [44] Kiemel K, De Cahsan B, Paraskevopoulou S, *et al.* Mitochondrial genomes of the freshwater monogonont rotifer *Brachionus fernandoi* and of two additional *B. calyciflorus* sensu stricto lineages from Germany and the USA (Rotifera, Brachionidae)[J]. Mitochondrial DNA Part B, 2022, 7(4): 646-648.
- [45] 程双怀,张宁,张逸,等.一种臂尾轮属轮虫的线粒体 12S 基因的部分 rDNA 测序及鉴定臂尾轮属轮虫的方法: ZL201210562562.5[P]. 2014-6-4.
 Cheng S H, Zhang N, Zhang Y, *et al.* A method for partial mitochiondrial 12S *rDNA* gene sequencing and *Brachionus* species identification: ZL201210562562.5[P]. 2014-6-4 (in Chinese).
- [46] 程双怀,张逸,夏梦宁,等.一种臂尾轮属轮虫的线 粒体 16S 基因的部分 rDNA 测序及鉴定臂尾轮属轮 虫的方法: ZL201310139349.9[P]. 2014-12-17.
 Cheng S H, Zhang Y, Xia M N, *et al.* A method for partial mitochiondrial 16S *rDNA* gene sequencing and *Brachionus* species identification: ZL201310139349.9[P]. 2014-12-17 (in Chinese).
- [47] 程双怀,张逸,夏梦宁,等.一种臂尾轮属轮虫的线 粒体 ND5 基因的部分 DNA 测序及鉴定臂尾轮属轮 虫的方法: ZL201210562964.6[P]. 2014-6-4.
 Cheng S H, Zhang Y, Xia M N, *et al.* A method for partial mitochiondrial *ND5* gene sequencing and *Brachionus* species identification: ZL201210562964.6[P]. 2014-6-4 (in Chinese).
- [48] 程双怀,张逸,夏梦宁,等.一种臂尾轮属轮虫的线 粒体 ND4 基因的部分 DNA 测序及鉴定臂尾轮属轮 虫的方法: ZL201210563401.9[P]. 2015-3-11.
 Cheng S H, Zhang Y, Xia M N, *et al.* A method for partial mitochiondrial ND4 gene sequencing and Brachionus species identification: ZL201210563401.9[P]. 2015-

中国水产学会主办 sponsored by China Society of Fisheries

3-11 (in Chinese).

- [49] Suatoni E, Vicario S, Rice S, et al. An analysis of species boundaries and biogeographic patterns in a cryptic species complex: the rotifer-*Brachionus plicatilis*[J]. Molecular Phylogenetics and Evolution, 2006, 41(1): 86-98.
- [50] Gilbert J J, Walsh E J. Brachionus calyciflorus is a species complex: Mating behavior and genetic differentiation among four geographically isolated strains[J]. Hydrobiologia, 2005, 546(1): 257-265.
- [51] Papakostas S, Triantafyllidis A, Kappas I, et al. The utility of the 16S gene in investigating cryptic speciation within the *Brachionus plicatilis* species complex[J]. Marine Biology, 2005, 147(5): 1129-1139.
- [52] Gómez A, Carvalho G R, Lunt D H. Phylogeography

and regional endemism of a passively dispersing zooplankter: mitochondrial DNA variation in rotifer resting egg banks[J]. Proceedings of the Royal Society B: Biological Sciences, 2000, 267(1458): 2189-2197.

- [53] 鲍蕾. 方形臂尾轮虫的生活史和分子系统地理学研究
 [D]. 北京: 北京师范大学, 2003.
 Bao L. Studies on the life history and molecular phylogeography of *Brachionus quadridentatus*[D]. Beijing: Beijing Normal University, 2003 (in Chinese).
- [54] 董云伟. 萼花臂尾轮虫种群遗传结构与分子系统地理 学研究 [D]. 北京: 北京师范大学, 2002.
 Dong Y W. Genetic structure and molecular phylogeography of *Brachionus calyciflorus* population[D].
 Beijing: Beijing Normal University, 2002 (in Chinese).

Research progress in the mitochondrial genome of species in rotifer

HE Runze¹, ZHOU Limin¹, GAO Bingmiao^{2*}, CHENG Shuanghuai^{1*}

Public Research Center, Hainan Medical University, Haikou 571199, China;
 School of Pharmacy, Hainan Medical University, Haikou 571199, China)

Abstract: The research trend and application of rotifer mitochondrial genome research were proposed by searching, collecting, reading and summarizing relevant literature on rotifer mitochondrial genome research to understand the current situation and existing problems of rotifer mitochondrial genome research. Meanwhile, the research of analyzing and statistics of rotifer mitochondrial genome sequence were carried out. With the development of molecular biology technology, especially sequencing technology, research on mitochondrial genome sequencing in rotifers has gradually been carried out. Currently, there are 12 records of the complete mitochondrial sequence of rotifers reported in 6 species, mainly concentrated in bdelloid rotifers and rotifers of the genus *Brachionus*. The mitochondrial genome of bdelloid rotifers contains one ring chromosome, while the rotifers of the genus *Brachionus* contain two ring chromosomes. The mitochondrial genome of all rotifers contains 13 basic mitochondrial protein coding genes, 2 rRNA coding genes, and 22 tRNA coding genes (18-32). In addition, a few rotifers, such as *B. calyciflorus*, contain additional copies of the cytb gene. Due to the small size of rotifers and the difficulty of cloning and culturing, relatively few researchers, and the mitochondrial genome sequencing of rotifers needs to be further deepened. The sequences obtained from mitochondrial genome research can be used for research on phylogenetic relationships of rotifers, comparative studies on mitochondrial genomes of rotifers.

Key words: rotifer; mitochondrial genome; sequencing

Corresponding authors: GAO Bingmiao. E-mail: gaobingmiao@qq.com;

CHENG Shuanghuai. E-mail: shuanghuaicheng2018@hainmc.edu.cn

Funding projects: Hainan Provincial Natural Science Foundation of China (821RC568); Hainan Medical University Talent Introduction Start-Up Fund Project (XRC190013)