

Hydrosphere Microbiology 水圈微生物

两座亚热带水库真核浮游生物群落变化与构建 机制

张宏腾^{1#},马国琳^{1#},金磊^{1,2},于佳立^{1,3},薛媛媛¹,陈辉煌^{1,3},杨军^{1*}

1 中国科学院城市环境研究所,福建省流域生态重点实验室,水生态健康研究组,福建 厦门 361021

2 河北大学 生命科学学院, 河北 保定 071002

3 中国科学院大学,北京 100049

张宏腾,马国琳,金磊,于佳立,薛媛媛,陈辉煌,杨军.两座亚热带水库真核浮游生物群落变化与构建机制[J]. 微生物 学报,2024,64(12):4641-4655.

ZHANG Hongteng, MA Guolin, JIN Lei, YU Jiali, XUE Yuanyuan, CHEN Huihuang, YANG Jun. Community dynamics and assembly mechanisms of eukaryotic plankton in two subtropical reservoirs[J]. Acta Microbiologica Sinica, 2024, 64(12): 4641-4655.

摘 要:【目的】真核浮游生物是水库生态系统的关键组分,在食物网中发挥承上启下的生态作 用。本研究以两座亚热带深水水库(石兜水库和汀溪水库)为研究区,探究水库不同粒径范围 (0.2-200 µm、0.2-3 µm 和 3-200 µm)真核浮游生物群落的构建机制。【方法】2015-2018 年,对 两座水库进行连续4年的季节采样,基于18S rRNA 基因的 V9 可变区扩增测序和多元统计方法, 研究水库不同粒径范围的真核浮游生物群落动态变化特征。【结果】总体上,两座水库总真核浮 游生物(0.2-200 µm)与微型真核浮游生物(3-200 µm)优势门类变化的相关性较强,与微微型真核浮 游生物(0.2-3 µm)优势门类变化的相关性较弱。物种更替是驱动两座水库真核浮游生物群落时间 动态变化的主要因素;2016 年和 2017 年石兜水库更替物种总序列数均高于汀溪水库,而 2018 年 则相反。与汀溪水库相比,石兜水库微微型真核浮游生物群落构建受确定性过程的影响比例更大。 蓝藻叶绿素 a 浓度与汀溪水库真核浮游生物群落相关性较弱且不显著,而与石兜水库真核浮游生 物群落显著相关,其中与石兜水库微微型真核浮游生物群落相关性最高。【结论】微微型真核浮 游生物群落比微型真核浮游生物群落更容易受蓝藻生物量影响;微型真核浮游生物群落变化一定 程度上决定着总真核浮游生物群落的动态变化。全球变化背景下,应对不同粒径范围真核浮游生

资助项目: 国家重点研发计划(2023YFC3304300); 国家自然科学基金(92251306, 32361133557)

This work was supported by the National Key Research and Development Program of China (2023YFC3304300) and the National Natural Science Foundation of China (92251306, 32361133557).

[#]These authors contributed equally to this work.

^{*}Corresponding author. E-mail: jyang@iue.ac.cn

Received: 2024-08-01; Accepted: 2024-11-14

物进行监测,深入分析群落结构和功能变化,从而更好地保障水库生态健康和水质安全。 关键词: 真核浮游生物; 亚热带水库; 群落构建; 蓝藻

Community dynamics and assembly mechanisms of eukaryotic plankton in two subtropical reservoirs

ZHANG Hongteng^{1#}, MA Guolin^{1#}, JIN Lei^{1,2}, YU Jiali^{1,3}, XUE Yuanyuan¹, CHEN Huihuang^{1,3}, YANG Jun^{1*}

1 Aquatic EcoHealth Group, Fujian Key Laboratory of Watershed Ecology, Institute of Urban Environment,

Chinese Academy of Sciences, Xiamen 361021, Fujian, China

2 College of Life Sciences, Hebei University, Baoding 071002, Hebei, China

3 University of Chinese Academy of Sciences, Beijing 100049, China

Abstract: [Objective] Eukaryotic plankton are key components of a freshwater ecosystem, playing an important role in the food web. This study aims to explore the community dynamics and assembly mechanisms of three differently size-fractionated eukaryotic plankton communities (0.2-200, 0.2-3, and 3-200 µm) in two deep subtropical reservoirs (Shidou Reservoir and Tingxi Reservoir) in Xiamen. [Methods] From 2015 to 2018, samples were collected from both reservoirs in four seasons. The V9 region of eukaryotic 18S rRNA gene was amplified and sequenced to investigate the dynamic changes of eukaryotic plankton communities in the reservoirs. [Results] Overall, the temporal dynamics of dominant phyla of total eukaryotic plankton $(0.2-200 \ \mu m)$ showed a strong correlation with that of micro-eukaryotic plankton (3-200 µm) and a weak correlation with that of pico-eukaryotic plankton (0.2-3 µm). Turnover was the main factor driving the temporal dynamics of eukaryotic plankton community composition in the two reservoirs. The proportions of the total number of sequences of the turnover species were higher in Shidou Reservoir than in Tingxi Reservoir in 2016 and 2017, while the opposite pattern was observed in 2018. Deterministic processes played a stronger role in the pico-eukaryotic plankton community assembly in Shidou Reservoir than in Tingxi Reservoir. The concentration of cyanobacterial chlorophyll a was weakly correlated with the eukaryotic plankton community in Tingxi Reservoir, while it was significantly correlated with the eukaryotic plankton community (especially the pico-eukaryotic plankton community) in Shidou Reservoir. [Conclusion] The pico-eukaryotic plankton community was more sensitive to cyanobacterial biomass than the micro-eukaryotic plankton community. The dynamics of the micro-eukaryotic plankton community largely determined the dynamics of the total eukaryotic plankton community. In the context of global changes, efforts should be made to monitor differently size-fractionated eukaryotic plankton and analyze the dynamics of community structure and functions for better understanding and protection of the reservoir ecosystem health and water quality.

Keywords: eukaryotic plankton; subtropical reservoir; community assembly; cyanobacteria

真核浮游生物是水库生态系统的重要组成 部分,能指示水环境变化;它们在维持水库生 态系统稳定性、生物地球化学循环和能量流动 等方面发挥重要作用^[1-2]。不同气候带水库类型 具有其独特的生态特征,我国亚热带水库多属 于暖单次混合型水库,这是由于纬度和海拔变 化引起的温度变化所导致[3-4]。我国亚热带地区 水资源最为丰富,河流和湖库众多,特别是东 南地区多依赖于水库供水,因此保障水库水质 安全尤为重要^[5-6]。然而,气候变化背景下水库 面临富营养化和藻类水华等生态环境问题,浮 游生物群落变化与藻类水华形成密切相关^[2,7]。 因此,研究真核浮游生物群落稳定性及其时间 动态变化特征,在应对藻类水华等问题方面具 有独特优势,通过提升浮游生物群落稳定性和 水体自净能力,可为保障供水安全提供基础数 据和科学对策。

真核浮游生物中,个体大小是重要的形态 特征之一,不同粒径范围的真核浮游生物具有 不同的物种组成和生态作用^[8-9]。目前,对于不 同粒径范围真核浮游生物研究的粒径划分范围 有一定差异,且大多数研究对象以海洋浮游生物 为主,对于内陆水库中不同粒径范围真核浮游 生物群落构建研究较少[10-12]。研究表明,浮游生 物群落构建受随机性和确定性过程的影响[13-15], 但关于二者对真核浮游生物群落影响的相对贡 献仍存在争议^[13,15-16]。Li 等^[12]研究海洋生境中 3 个粒径范围真核浮游生物群落构建过程 (0.2-200 µm、0.2-3 µm 和 3-200 µm), 强调了 确定性过程对于真核浮游生物群落构建的重要 性。然而,水库中不同粒径范围真核浮游生物 群落构建过程中随机性和确定性因素的影响程 度尚不清楚。不同水库的真核浮游生物群落组 成会因不同干扰而发生变化[17-18],量化随机性 和确定性过程对真核浮游生物群落的相对贡献 有助于判断环境因子的改变或生物相互作用变 化在何种程度上影响真核浮游生物群落的构建 过程,对于全球气候变化和人类活动多重压力 下水生态系统中生物多样性保护和可持续管理 具有重要的意义。目前,我们缺乏对水库不同 粒径范围真核浮游生物群落时空变化特征与构 建机制的深入研究^[11-12]。

厦门市石兜和汀溪水库均为具有供水功能 的中型深水水库,其流域具有较高的植被覆盖 率。然而,相较于石兜水库受到自然和人为干 扰影响(如小规模的农业和渔业)较多,汀溪水库 采取封闭式管理,受到的人类活动干扰相对较 少^[19-20]。因此,本研究以厦门市石兜和汀溪两 座水库为例,进行连续 4 年的季节采样 (2015–2018年),探究两座亚热带水库不同粒径 范围真核浮游生物群落(0.2–200 μm、0.2–3 μm 和 3–200 μm)时间动态变化特征,并希望为水库 生态管理提供基础数据和科学建议。采样期间, 石兜水库经历 2 次拉氏尖头藻(*Raphidiopsis raciborskii*)水华期(2015 年和 2018 年),汀溪水 库未发生藻类水华事件^[20-21]。

1 材料与方法

1.1 样品采集和环境因子测定

石兜水库(24°42′N, 118°00′E)和汀溪水库 (24°48′N, 118°08′E)是福建省厦门市的重要供 水水库^[22-23]。2015–2018年,每年的1月、4月、 7月和10月,分别在两座水库的表层(表层水以 下 0.5 m)、亚表层(表层与中层的平均水层深 度)、中层(溶解氧浓度急剧变化分界层)、次底 层(中层与底层的平均水层深度)和底层(水库沉 积物表层以上 2 m)收集水样。每层采集 5 L 原 水,收集的样品迅速带回实验室进行过滤,为 保证收集足够的浮游生物,每份生物滤膜过滤 时间均大于 30 min。原水首先通过 200 μm 孔径 筛网,随后直接通过 0.2 μm 孔径滤膜,收集得 到 0.2-200 μm 的总真核浮游生物样品。水样经 过 200 μm 孔径筛网后,使用 3 μm 孔径滤膜过 滤收集 3-200 μm 的微型真核浮游生物样品;随 后,滤液再通过 0.2 μm 孔径滤膜收集 0.2-3 μm 的微微型真核浮游生物样品。

本研究涉及的所有环境因子测定方法在之前的研究中有详细描述^[24]。环境因子主要由物理因子、化学因子和生物因子组成。其中,物理因子包括水温(water temperature, WT)、pH、溶解氧(dissolved oxygen, DO)、电导率(electrical conductivity, EC)和水深。化学因子主要包括总碳(total carbon, TC)、总有机碳(total organic carbon, TOC)、总氮(total nitrogen, TN)、氨氮(NH₄-N)、硝态氮(NO₃-N)、亚硝态氮(NO₂-N)、总磷(total phosphorus, TP)和磷酸盐磷(PO₄-P)。生物因子包括蓝藻、绿藻、硅/甲藻和所有藻类叶绿素 a 浓度(Chl-a-Bl, Chl-a-Gr, Chl-a-Br 和 Chl-a-T),通过 PHYTO-PAM 浮游植物荧光仪测定。藻类的叶绿素 a 浓度在一定程度上反映了浮游植物的生物量。

1.2 分子生物学分析

使用 FastDNA SPIN 试剂盒(MP Biomedicals 公司)对剪碎的滤膜样品进行 DNA 提取。选择 真核生物 18S rRNA 基因序列的 V9 可变区引物 1380F (5'-CCCTGCCHTTTGTACACAC-3') 和 1510R (5'-CCTTCYGCAGGTTCACCTAC-3')进 行 PCR 扩增^[17]。PCR 反应体系:样品 DNA 3 μ L, 引物(10 μ mol/L) 3 μ L, 牛血清蛋白(bovine serum albumin, 20 mg/mL) 3 μ L, PCR 反应预 混试剂(*Ex Taq*TM, TaKaRa 公司) 30 μ L, 灭菌水 21 μ L。PCR 反应条件:95 °C 预变性 5 min;95 °C 变性 30 s, 55 °C 退火 30 s, 72 °C 延伸 30 s, 共 30 个循环; 72 °C 延伸 5 min。样本文库使用 Illumina 测序平台(2×150 bp) (Illumina 公司)进 行测序。利用 VSEARCH v.2.14.1 处理 18S rRNA 基因的序列^[25]。使用 Mothur v.1.39.5 进行质量控 制和序列拼接^[26]。过滤后的序列使用 VSEARCH v.2.14.1 中的"minuniquesize 8"参数获得 Unique 序列。随后,使用 USEARCH v10 中的"minsize 8"参数,根据 unoise3 算法去除嵌合体并获得代 表序列^[27]。通过 VSEARCH v.2.14.1, 按照序列 97%的相似性进行分类,形成操作分类单元 (operational taxonomic units, OTUs)。代表序列通 过与原生生物核糖体参考数据库(Protist Ribosomal Reference Database, PR2)比对, 对每 一个 OTU 进行注释^[28]。最后,使用 Mothur v1.39.5 将每个样本标准化至 205 700 条序列。 本研究所有原始序列数据在 NODE 数据库(登 录号为 OEP00002999)和 NCBI 数据库(登录号 为 PRJNA770434)均可访问获取。

1.3 统计分析

在 R 中,使用"vegan"和"ggvegan"包,通 过相似性分析(analysis of similarity, ANOSIM) 比较真核浮游生物群落在不同时间和空间尺度 上的差异性。使用"vegan"和"betapart"包对真核 浮游生物群落 β 多样性进行分解^[29]。使用 "linkET"包计算真核浮游生物群落与环境因子 之间的相关性。

使用 Sloan 中性模型拟合真核浮游生物群 落构建过程^[15,30]。该模型中主要参数包括 R^2 、 m 和 within。其中, R^2 代表该模型对群落中真 核浮游生物分布的整体拟合效果,完全符合中 性模型时 R^2 为1;m代表物种迁移率,m值越 高则代表真核浮游生物受到的扩散限制越小; within 代表群落中符合中性模型的 OTUs 占群 落所有 OTUs 的百分比。使用校正随机率 (modified stochasticity ratio, MST)的方法定量 生态过程中的随机性^[31]。当群落的 MST 值分布 在 0.5 以下,则认为该群落构建主要由确定性 过程主导。反之,当群落的 MST 大于 0.5,则 认为该群落构建主要由随机性过程主导。本研 究使用非参数 Mann-Whitney *U* 检验比较汀溪 水库与石兜水库 MST 之间的差异。

2 结果与分析

2.1 两座水库环境因子时间动态变化

如图 1 所示,两座水库水位变化趋势一致,均在 2015 年 4 月处于最低值,2017 年 7 月至 2018 年 4 月水位呈现波动式持续降低的趋势。 石兜水库总碳浓度(平均值 9.07 mg/L)高于汀溪 水库(平均值 5.02 mg/L),然而两座水库总氮和 总磷浓度水平较为接近。除 2016 年 1 月、4 月和 7 月以外,其他时间段石兜水库总藻类生物量均高 于汀溪水库。值得注意的是,2015 年和 2018 年, 石兜水库的蓝藻比例相对较高。

2.2 不同粒径范围真核浮游生物群落组成

两座水库真核浮游生物群落主要由 54 个 门和一些未知真核生物类群组成。总体而言, 石 兜 和 汀 溪 水 库 的 总 真 核 浮 游 生 物 群 落 (0.2-200 μm)和微型真核浮游生物群落(3-200 μm) 中节肢动物门(*Arthropoda*)平均相对丰度最高(石 兜水库分别为 29.77%和 34.53%, 汀溪水库分别 为 23.64%和 36.12%)(图 2)。比较而言, 石兜和



图 1 石兜(A)和汀溪(B)水库水深, 表层水总碳、总氮、总磷和藻类生物量时间动态变化 Figure 1 Time series of water depth, total carbon, total nitrogen, total phosphorus and algae biomass in surface waters of Shidou Reservoir (A) and Tingxi Reservoir (B).



类. 0.2-200 μm: 总真核浮游生物群落; 0.2-3 μm: 微微型真核浮游生物群落; 3-200 μm: 微型真核浮 游生物群落

Figure 2 The relative abundance of eukaryotic plankton in communities from Shidou Reservoir (A) and Tingxi Reservoir (B). Only the top ten eukaryotic plankton phyla in relative abundance are shown. 0.2–200 µm: Total eukaryotic plankton community; 0.2-3 µm: Pico-eukaryotic plankton community; 3-200 µm: Micro-eukaryotic plankton community.

汀溪水库微微型真核浮游生物群落(0.2-3 μm) 中节肢动物门相对丰度较低(石兜水库为 8.49%, 汀溪水库为 5.04%)。

不同粒径范围间真核浮游生物门类相关性 的结果表明(表 1),两座水库微型真核浮游生物 优势门类与总真核浮游生物优势门类时间动态 变化的相关性较强,与微微型真核浮游生物优 势门类的相关性较弱。其中,在总真核浮游生 物与微型真核浮游生物门类相关性分析中,石 兜水库除隐真菌门(Cryptomycota)和甲藻门 (Dinoflagellata)外,其他8个门类均呈现显著正 相关;在汀溪水库,除甲藻门(Dinoflagellata) 外,其他9个门类均呈现出显著的正相关关系。

不同粒径范围真核浮游生物群落 β 多 2.3 样性

群落相似性分析(ANOSIM)结果表明,两座 水库中的真核浮游生物群落存在显著的时空差 异(表 2)。在时间尺度上,两座水库中真核浮游 生物群落年际之间的差异大于季节之间的差 异;在空间尺度上,粒径范围之间的差异大于 水库之间和水层之间的差异。

基于 Bray-Curtis 不相似性,进一步分析了 石兜和汀溪水库中3个不同粒径范围真核浮游 生物群落的 β 多样性。结果表明,物种更替贡 献了石兜和汀溪水库中 3 个不同粒径范围真核 浮游生物群落中较高比例的β多样性(图3);显

two size-machonated plankton							
Phylum	Shidou Reservoir (<i>n</i> =16)			Tingxi Reservoir (<i>n</i> =16)			
	A vs. S	A vs. L	L vs. S	A vs. S	A vs. L	L vs. S	
Arthropoda	0.070	0.549	0.143	-0.083	0.867	-0.050	
Chlorophyta	0.542	0.908	0.455	0.315	0.750	0.437	
Ciliophora	0.461	0.840	0.291	-0.198	0.936	-0.164	
Cryptomycota	0.510	0.187	0.616	0.773	0.768	0.448	
Cryptophyta	0.716	0.560	0.470	0.280	0.731	0.430	
Dinoflagellata	0.135	0.256	0.144	0.530	0.186	-0.082	
Discoba	0.632	0.724	0.855	0.530	0.961	0.636	
Ochrophyta	-0.200	0.825	0.077	0.610	0.759	0.503	
Rotifera	0.587	0.729	0.467	0.454	0.896	0.373	
Stramenopiles	0.400	0.604	0.446	0.597	0.600	0.309	

表 1 相对丰度排名前 10 位的真核浮游生物门类两粒径范围间的 Pearson 相关系数

Table 1Pearson correlation coefficients in relative abundance of the top ten eukaryotic phyla between anytwo size-fractionated plankton

A: Total eukaryotic plankton; S: Pico-eukaryotic plankton; L: Micro-eukaryotic plankton. Value indicates Pearson correlation coefficient. Boldface indicates significant correlation (P<0.05).

表 2 相似性分析检验两座水库中真核浮游生物 群落时空差异

Table 2ANOSIM statistics testing the differencein eukaryotic plankton communities from the tworeservoirs across space and time

Group	Global R	P value
Time		
Years (4)	0.172	0.001
Seasons (4)	0.116	0.001
Stratification vs. mixing (2)	-0.001	0.505
Space		
Reservoirs (2)	0.236	0.001
Water layers (5)	0.024	0.001
Size fractions (3)	0.268	0.001
A		В

然,物种更替驱动着真核浮游生物群落组成时 间动态变化。年际连通性的结果表明,两座水 库每个粒径范围在每一年均有 20%左右的物 种更替(图 4),但更替物种的总序列数只占很 小的比例。这表明,每年物种更替的类群主要 是群落中占少数的低丰度种。两座水库相同粒 径范围真核浮游生物群落对比发现,2016年和 2018 年汀溪水库的物种更替比例高于石兜水库, 而 2017 年则相反(图 4)。2016 年和 2017 年石兜 水库的更替物种总序列数略高于汀溪水库,而 2018 年则相反(图 4)。





Figure 3 Comparison of beta diversity, turnover and nestedness of total eukaryotic plankton communities (A), pico-eukaryotic plankton communities (B) and micro-eukaryotic plankton communities (C) between Shidou Reservoir and Tingxi Reservoir. ** indicates P < 0.01 (Mann-Whitney U test).



图 4 石兜和汀溪水库真核浮游生物群落年际连通性 以每个 OTU 首次出现的年份来划分不同类型的 OTU. A、B、C、D 分别代表 2015 年、2015-2016 年、2015-2017 年和 2015-2018 年的物种更替百分比

Figure 4 Interannual connectivity of eukaryotic plankton community in Shidou Reservoir and Tingxi Reservoir. Classify the different types of OTUs by the year in which each OTU first detected. A, B, C, D represent the percentage of species turnover in 2015, 2015–2016, 2015–2017, and 2015–2018.

2.4 不同粒径范围真核浮游生物群落构建

两座亚热带水库真核浮游生物群落的构建 过程可以较好地拟合中性模型。石兜水库微型 真核浮游生物群落的中性过程对群落构建的解 释度和迁移率要高于该水库其他 2 个粒径范围 的真核浮游生物群落。然而,汀溪水库微微型 真核浮游生物群落的中性过程对群落构建的解 释度和迁移率要高于该水库其他 2 个粒径范围 和石兜水库所有粒径范围真核浮游生物群落 (表 3)。石兜水库微微型真核浮游生物群落中有 42.98%的 OTUs 符合中性模型,汀溪水库微微 型真核浮游生物群落中 51.99%的 OTUs 符合中 性模型。

校正随机率(MST)的结果进一步明确,随 机性和确定性过程在两座水库3个不同粒径范 围真核浮游生物群落中的相对重要性(图5)。结 果表明,微微型真核浮游生物群落中,石兜水 库校正随机率显著低于汀溪水库,暗示石兜水 库群落构建过程受到的确定性过程强于汀溪水 库(图5)。

2.5 环境因子与真核浮游生物之间的相关性

Mantel 检验的结果表明,相较于汀溪水库, 更多的环境因子与石兜水库真核浮游生物群落 显著相关(图 6)。整体而言,与真核浮游生物群 落显著相关的环境因子中,总碳(TC)与所有群 落均有较高相关性,水温(WT)、亚硝态氮 (NO₂-N)和绿藻叶绿素 a 浓度(Chl-a-Gr)与所有 群落相关性较低。电导率(EC)和所有藻类叶绿 素 a 浓度(Chl-a-T)与石兜水库真核浮游生物群 落的相关性略高于汀溪水库。蓝藻叶绿素 a 浓 度(Chl-a-Bl)与石兜水库微微型真核浮游生物群 落的相关性(*r*=0.191)高于石兜水库总真核浮游 生物群落(*r*=0.168)和微型真核浮游生物群落 (*r*=0.087),以及汀溪水库所有真核浮游生物群 落(总真核浮游生物群落,*r*=-0.077;微微型真 核浮游生物群落,*r*=-0.063;微型真核浮游生 物群落,*r*=0.078)。



图 5 石兜和汀溪水库真核浮游生物群落校正随 机率的比较 **代表 *P*<0.01 (Mann-Whitney *U* 检验)

Figure 5 Comparison of modified stochasticity ratio of eukaryotic plankton between Shidou Reservoir and Tingxi Reservoir. ** indicates P<0.01 (Mann-Whitney U test).

表 3	两座水库真核浮游生物群落的中性模型特征值

Table 3 Characteristic values of neutral models of eukaryotic plankton in Shidou Reservoir and Tingxi Reservoir

Characteristic values	Shidou Reservoir			Tingxi Reservoir			
	0.2–200 µm	0.2–3 µm	3–200 µm	0.2–200 µm	0.2–3 µm	3–200 µm	
R^2	0.618	0.591	0.656	0.730	0.776	0.661	
m	0.065	0.057	0.079	0.150	0.238	0.111	
Within (%)	51.90	42.98	49.98	51.47	51.99	50.44	



图 6 石兜和汀溪水库环境因子与真核浮游生物群落的关系 图中不同的颜色梯度代表了环境因子 之间的 Spearman 相关性系数;线条的粗细和颜色分别表示环境因子与浮游生物群落的相关性与显著性 水平.WT:水温;DO:溶解氧;EC:电导率;TC:总碳;TOC:总有机碳;TN:总氮;NH₄-N:氨 氮;NO₃-N:硝酸盐氮;NO₂-N:亚硝酸盐氮;TP:总磷;PO₄-P:磷酸盐磷;Chl-a-Bl、Chl-a-Gr、Chl-a-Br 和 Chl-a-T 分别代表蓝藻、绿藻、硅/甲藻和所有藻类的叶绿素 a 浓度.为简单起见,未显示相关性不显 著(*P*>0.05)的线条和方框

Figure 6 The relationship between environmental factors and eukaryotic plankton communities in Shidou Reservoir and Tingxi Reservoir. The thickness of the line represents the correlation coefficient between environmental factors and plankton communities, and the color of the lines represents the significance level of the correlation. WT: Water temperature; DO: Dissolved oxygen; EC: Electrical conductivity; TC: Total carbon; TOC: Total organic carbon; TN: Total nitrogen; NH₄-N: Ammonium nitrogen; NO₃-N: Nitrate nitrogen; NO₂-N: Nitrite nitrogen; TP: Total phosphorus; PO₄-P: Phosphate phosphorus; Chl-a-Bl, Chl-a-Gr, Chl-a-Br, and Chl-a-T represent the chlorophyll-a of cyanophyta, chlorophyta, bacillariophta/dinophyta, and all algal groups, respectively. The lines and boxes with nonsignificant correlation (P>0.05) are not shown for simplicity.

3 讨论

3.1 不同粒径范围真核浮游生物群落季节 和年际变化

目前对于淡水生态系统真核浮游生物群落

🖂 actamicro@im.ac.cn, 🕾 010-64807516

时空动态变化已有大量研究^[32-34],鲜有对不同 粒径范围真核浮游生物群落时空动态变化的比 较研究。本研究对厦门市石兜和汀溪两座水库 的不同粒径真核浮游生物群落进行为期 4 年的 观测分析。研究发现,两座水库中真核浮游生

物群落组成的年际变化强度高于季节变化,之 前的研究同样发现浮游动物的季节性变化弱于 年际变化[33,35]。这是由于人类活动和气候变化 的年际性对真核浮游生物的影响可能超过了群 落季节性演替的变化幅度^[33]。进一步将β多样 性分解为物种更替和嵌套两部分,发现物种更 替是驱动两座水库真核浮游生物群落组成动态 变化的主要原因。这一结果与 Xue 等对厦门溪 东水库真核浮游生物报道结果^[18]相似。此外, 石兜水库物种更替略高于汀溪水库,这可能与 石兜水库发生 2 次蓝藻水华事件密切相关。蓝 藻水华发生会导致群落组成和物种相互作用关 系的改变,进而影响真核浮游生物群落的物种 更替^[2,35]。2015-2018年石兜水库蓝藻的叶绿素 a浓度均高于汀溪水库,研究期间两座水库除水 深有较大变化外,石兜水库蓝藻生物量有较大 变化。研究表明,亚热带水库水位降低会促进 蓝藻的优势地位^[36]。石兜水库水位降低的时间 段与蓝藻水华发生的时间段相一致,由于石兜 水库本身藻类生物量较高,这可能导致了在 2015 年与 2018 年先后发生了以拉氏尖头藻为 主的蓝藻水华事件^[20-21]。2016 年和 2017 年石 兜水库处于非水华期,此时浮游生物群落处于 一种受到干扰后恢复的状态,种内和种间关系 发生变化,可能给新物种的定居提供机会,这 也解释了在 2016 年和 2017 年石兜水库与汀溪 水库相同粒径范围的真核浮游生物群落中,石 兜水库每年新增的序列数占比高于汀溪水库的 原因。2018年石兜水库蓝藻水华再次发生,蓝 藻竞争营养盐的能力要强于其他浮游植物,抑 制了其他浮游植物的生长繁殖,形成了单一优 势种。捕食浮游植物的浮游动物由于难于捕食 形成水华的蓝藻,因此在一定程度上其物种更 替受到影响^[20,37-38],从而可能导致了 2018 年的 年际连通性方面差别, 汀溪水库总真核浮游生 物和微型真核浮游生物新增的物种百分比与新 增的序列数占比高于石兜水库。此外,石兜水 库 2016 年与汀溪水库相同粒径范围的真核浮 游生物群落中,石兜水库物种更替比例略低于 汀溪水库,而新增物种序列数占比高于汀溪水 库的原因可能是由于 2016 年石兜水库处于非 水华期,物种更替较为缓慢,但新增物种因未 受蓝藻水华的影响进而大量繁殖。

3.2 环境因子对真核浮游生物群落的影响

真核浮游生物是水库中环境变化的指示物 种,在维持水生生态系统稳定性方面至关重要^[35]。 环境因子在很大程度上可以解释真核浮游生物 群落的变化^[39]。本研究结果表明,石兜和汀溪 水库真核浮游生物群落组成存在显著的时空异 质性。水生生态系统中, 真核浮游生物群落的 时空异质性普遍存在,这种异质性主要由于环 境条件或生态梯度的变化而改变[33,40]。石兜和 汀溪水库地理位置相近,处于同一纬度梯度、 具有相同的地质背景,但两座水库环境条件和 营养状态不同,从而塑造了不同的真核浮游生 物群落。Mantel 检验结果显示, 与石兜水库真 核浮游生物群落显著相关的环境因子更多,且 相关性强于汀溪水库。总碳与所有群落均有较 强的相关性,这可能是因为 18S rRNA 基因高 通量测序能同时扩增出浮游动物和浮游植物, 而浮游动物与浮游植物也是水库中总碳的一部 分贡献者。水温与所有真核浮游生物群落相关 性较低,但相较而言,两座水库微微型真核浮 游生物群落与水温呈显著的弱相关关系; 暗示 水温可能对亚热带水库微微型真核浮游生物群 落影响要强于微型真核浮游生物群落。此外, 石兜水库发生过蓝藻水华事件, 蓝藻叶绿素 a 浓度变化较大, 蓝藻与真核浮游生物群落显著 相关,特别是与微微型真核浮游生物群落相关 性最高。汀溪水库蓝藻叶绿素 a 浓度较低, 与

真核浮游生物群落相关性较弱且不显著。这表 明水库蓝藻对真核浮游生物群落有一定影响, 且可能主要影响微微型真核浮游生物群落。

3.3 两座水库真核浮游生物群落构建过程

群落构建机制是生态学研究的核心之一。 中性模型结果表明, 汀溪水库中不同粒径范围 真核浮游生物的中性模型特征值普遍高于石兜 水库。汀溪水库中微微型真核浮游生物群落对 中性模型的拟合度最高,石兜水库微微型真核 浮游生物群落对中性模型的拟合度最低。这说 明物种扩散限制对石兜水库真核浮游生物群落 的影响大于对汀溪水库的影响。校正随机率的 结果表明,石兜水库微微型真核浮游生物群落 受到确定性过程影响显著高于汀溪水库微微型 真核浮游生物群落。结合蓝藻叶绿素 a 浓度与 石兜水库微微型真核浮游生物群落显著相关, 且高于石兜水库总真核浮游生物群落和微型真 核浮游生物群落,以及汀溪水库所有粒径范围 真核浮游生物群落。我们推断,微微型真核浮 游生物群落更容易受到蓝藻生物量的影响。 Wang 等^[33]认为, 2015 年石兜水库蓝藻水华的 暴发增强了确定性过程对有壳虫原生动物群落 构建的影响。事实上,石兜水库存在一定养殖 与垂钓现象,人为活动干扰因素相对较多;而 汀溪水库采用封闭式管理模式,受人类活动干 扰较少。因此, 蓝藻水华和人为活动干扰等因 素可能导致了石兜水库环境因子变化范围较 大,进而导致微微型真核浮游生物群落构建主 要受确定性过程主导。然而,物种受到不同的 环境选择过程可能会导致中性模型预测和观测 数据之间的偏差^[41]。本研究结果仅反映了两座 亚热带水库中不同粒径范围真核浮游生物群落 的构建过程与16项环境因子的关系。为了提高 模型的准确性,未来应考虑更多的环境因子对 群落构建过程的影响。

最后,石兜和汀溪水库总真核浮游生物与 微型真核浮游生物平均相对丰度排名前 10 的 门类动态变化趋势基本一致,两者的相关系数 多数情况下大于总真核浮游生物与微微型真核 浮游生物之间的相关系数。值得关注的是,石 兜水库微微型真核浮游生物群落与蓝藻生物量 显著相关, 群落受确定性过程影响程度显著高 于汀溪水库微微型真核浮游生物群落受到的确 定性过程影响。石兜水库总真核浮游生物群落 与汀溪水库总真核浮游生物群落校正随机率无 显著差异。综上所述,微型真核浮游生物群落 动态变化对总真核浮游生物群落的动态变化 的贡献大于微微型真核浮游生物群落。因此, 水库管理部门在进行水质生物监测中应进一 步深入对不同粒径范围的真核浮游生物群落 功能进行研究。

4 结论

本研究利用 2015-2018 年季节观测数据, 比较了两座亚热带深水水库不同粒径范围真核 浮游生物群落的变化特征与构建过程。研究表 明:(1) 石兜和汀溪水库微型真核浮游生物相对 丰度排名前 10 位浮游生物门类相对丰度的动 态变化与总真核浮游生物群落较为一致, 微型 真核浮游生物动态变化一定程度上决定着总真 核浮游生物群落的动态变化;(2) 石兜水库微微 型真核浮游生物群落受确定性过程影响显著高 于汀溪水库微微型真核浮游生物;除了与两座 水库微微型真核浮游生物群落的环境因子均显 著相关的环境因子以外, 蓝藻叶绿素 a 浓度与 石兜水库微微型真核浮游生物群落相关性最 高,而与汀溪水库微微型真核浮游生物群落无 显著相关性。总之,相较于微型真核浮游生物 群落, 微微型真核浮游生物群落受蓝藻生物量 的影响更大。在今后对亚热带水库真核浮游生

物群落的研究中,建议针对不同粒径范围真核 浮游生物进行监测,深入分析群落结构和功能变 化,从而更好地保障水库生态健康与水质安全。

致谢

感谢参加石兜和汀溪水库分层样品采集和 实验分析的所有成员;中国科学院城市环境研 究所水生态健康研究组在 2009 年发起厦门水 库时间序列计划(Xiamen Reservoir Time-series, XRT),建立了样品库、数据库、档案库,其中 包括石兜水库和汀溪水库。

参考文献

- [1] CARON DA, ALEXANDER H, ALLEN AE, ARCHIBALD JM, ARMBRUST EV, BACHY C, BELL CJ, BHARTI A, DYHRMAN ST, GUIDA SM, HEIDELBERG KB, KAYE JZ, METZNER J, SMITH SR, WORDEN AZ. Probing the evolution, ecology and physiology of marine protists using transcriptomics[J]. Nature Reviews Microbiology, 2017, 15(1): 6-20.
- [2] LIU LM, CHEN HH, LIU M, YANG JR, XIAO P, WILKINSON DM, YANG J. Response of the eukaryotic plankton community to the cyanobacterial biomass cycle over 6 years in two subtropical reservoirs[J]. The ISME Journal, 2019, 13(9): 2196-2208.
- [3] HUTCHINSON GE, LÖFFLER H. The thermal classification of lakes[J]. Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America, 1956, 42(2): 84-86.
- [4] 王丽娜,陈辉煌,刘乐冕,余正,杨军.亚热带分层 水库固氮微生物时空分布格局[J]. 生态学报, 2016, 36(18): 5827-5837.
 WANG LN, CHEN HH, LIU LM, YU Z, YANG J. Spatiotemporal patterns of diazotrophic microorganisms in a subtropical stratified reservoir[J]. Acta Ecologica Sinica, 2016, 36(18): 5827-5837 (in Chinese).
- [5] ZHANG YL, DENG JM, QIN BQ, ZHU GW, ZHANG YJ, JEPPESEN E, TONG YD. Importance and vulnerability of lakes and reservoirs supporting

drinking water in China[J]. Fundamental Research, 2023, 3(2): 265-273.

- [6] 韩博平. 中国水库生态学研究的回顾与展望[J]. 湖 泊科学, 2010, 22(2): 151-160.
 HAN BP. Reservoir ecology and limnology in China: a retrospective comment[J]. Journal of Lake Sciences, 2010, 22(2): 151-160 (in Chinese).
- [7] HUISMAN J, CODD GA, PAERL HW, IBELINGS BW, VERSPAGEN JMH, VISSER PM. Cyanobacterial blooms[J]. Nature Reviews Microbiology, 2018, 16(8): 471-483.
- [8] MOLONEY CL, FIELD JG. General allometric equations for rates of nutrient uptake, ingestion, and respiration in plankton organisms[J]. Limnology and Oceanography, 1989, 34(7): 1290-1299.
- [9] LITCHMAN E, OHMAN MD, KIØRBOE T. Trait-based approaches to zooplankton communities[J]. Journal of Plankton Research, 2013, 35(3): 473-484.
- [10] de VARGAS C, AUDIC S, HENRY N, DECELLE J, MAHÉ F, LOGARES R, LARA E, BERNEY C, le BESCOT N, PROBERT I, CARMICHAEL M, POULAIN J, ROMAC S, COLIN S, AURY JM, BITTNER L, CHAFFRON S, DUNTHORN M, ENGELEN S, FLEGONTOVA O, et al. Eukaryotic plankton diversity in the sunlit ocean[J]. Science, 2015, 348(6237): 1261605.
- [11] MA GL, LOGARES R, XUE YY, YANG J. Does filter pore size introduce bias in DNA sequence-based plankton community studies?[J]. Frontiers in Microbiology, 2022, 13: 969799.
- [12] LI TC, LIU GL, YUAN HT, CHEN JW, LIN X, LI HF, YU LY, WANG C, LI L, ZHUANG YY, LIN SJ. Eukaryotic plankton community assembly and influencing factors between continental shelf and slope sites in the northern South China Sea[J]. Environmental Research, 2023, 216: 114584.
- [13] POWELL JR, KARUNARATNE S, CAMPBELL CD, YAO HY, ROBINSON L, SINGH BK. Deterministic processes vary during community assembly for ecologically dissimilar taxa[J]. Nature Communications, 2015, 6: 8444.
- [14] ZHOU JZ, NING DL. Stochastic community assembly: does it matter in microbial ecology?[J]. Microbiology and Molecular Biology Reviews, 2017, 81(4): e00002-17.

- [15] CHEN WD, REN KX, ISABWE A, CHEN HH, LIU M, YANG J. Stochastic processes shape microeukaryotic community assembly in a subtropical river across wet and dry seasons[J]. Microbiome, 2019, 7(1): 138.
- [16] CHASE JM. Stochastic community assembly causes higher biodiversity in more productive environments[J]. Science, 2010, 328(5984): 1388-1391.
- [17] MO YY, PENG F, GAO XF, XIAO P, LOGARES R, JEPPESEN E, REN KX, XUE YY, YANG J. Low shifts in salinity determined assembly processes and network stability of microeukaryotic plankton communities in a subtropical urban reservoir[J]. Microbiome, 2021, 9(1): 128.
- [18] XUE YY, CHEN HH, YANG JR, LIU M, HUANG BQ, YANG J. Distinct patterns and processes of abundant and rare eukaryotic plankton communities following a reservoir cyanobacterial bloom[J]. The ISME Journal, 2018, 12(9): 2263-2277.
- [19] YANG JR, LV H, ISABWE A, LIU LM, YU XQ, CHEN HH, YANG J. Disturbance-induced phytoplankton regime shifts and recovery of cyanobacteria dominance in two subtropical reservoirs[J]. Water Research, 2017, 120: 52-63.
- [20] GAO XF, WANG WP, NDAYISHIMIYE JC, GOVAERT L, CHEN HH, JEPPESEN E, XUE YY, YU XQ, YANG J. Invasive and toxic cyanobacteria regulate allochthonous resource use and community niche width of reservoir zooplankton[J]. Freshwater Biology, 2022, 67(8): 1344-1356.
- [21] ABDULLAH ALM, WANG WP, JIN L, CHEN HH, XUE YY, JEPPESEN E, MAJANEVA M, XU HL, YANG J. Planktonic ciliate community driven by environmental variables and cyanobacterial blooms: a 9-year study in two subtropical reservoirs[J]. Science of the Total Environment, 2023, 858: 159866.
- [22] YANG J, YU XQ, LIU LM, ZHANG WJ, GUO PY. Algae community and trophic state of subtropical reservoirs in southeast Fujian, China[J]. Environmental Science and Pollution Research, 2012, 19(5): 1432-1442.
- [23] GAO XF, CHEN HH, GOVAERT L, WANG WP, YANG J. Responses of zooplankton body size and community trophic structure to temperature change in a subtropical reservoir[J]. Ecology and Evolution, 2019, 9(22): 12544-12555.

- [24] GAO XF, CHEN HH, GU BH, JEPPESEN E, XUE YY, YANG J. Particulate organic matter as causative factor to eutrophication of subtropical deep freshwater: role of typhoon (tropical cyclone) in the nutrient cycling[J]. Water Research, 2021, 188: 116470.
- [25] ROGNES T, FLOURI T, NICHOLS B, QUINCE C, MAHÉ F. VSEARCH: a versatile open source tool for metagenomics[J]. PeerJ, 2016, 4: e2584.
- [26] SCHLOSS PD, WESTCOTT SL, RYABIN T, HALL JR, HARTMANN M, HOLLISTER EB, LESNIEWSKI RA, OAKLEY BB, PARKS DH, ROBINSON CJ, SAHL JW, STRES B, THALLINGER GG, van HORN DJ, WEBER CF. Introducing mothur: open-source, platform-independent, community-supported software for describing and comparing microbial communities[J]. Applied and Environmental Microbiology, 2009, 75(23): 7537-7541.
- [27] EDGAR RC. UNOISE2: improved error-correction for Illumina 16S and ITS amplicon sequencing[J]. bioRxiv, 2016, 081257.
- [28] GUILLOU L, BACHAR D, AUDIC S, BASS D, BERNEY C, BITTNER L, BOUTTE C, BURGAUD G, de VARGAS C, DECELLE J, del CAMPO J, DOLAN JR, DUNTHORN M, EDVARDSEN B, HOLZMANN M, KOOISTRA WHCF, LARA E, le BESCOT N, LOGARES R, MAHÉ F, et al. The Protist Ribosomal Reference database (PR2): a catalog of unicellular eukaryote small sub-unit rRNA sequences with curated taxonomy[J]. Nucleic Acids Research, 2013, 41: D597-D604.
- [29] BASELGA A. Partitioning the turnover and nestedness components of beta diversity[J]. Global Ecology and Biogeography, 2010, 19(1): 134-143.
- [30] SLOAN WT, LUNN M, WOODCOCK S, HEAD IM, NEE S, CURTIS TP. Quantifying the roles of immigration and chance in shaping prokaryote community structure[J]. Environmental Microbiology, 2006, 8(4): 732-740.
- [31] NING DL, DENG Y, TIEDJE JM, ZHOU JZ. A general framework for quantitatively assessing ecological stochasticity[J]. Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America, 2019, 116(34): 16892-16898.
- [32] REN KX, XUE YY, RØNN R, LIU LM, CHEN HH, RENSING C, YANG J. Dynamics and determinants of

amoeba community, occurrence and abundance in subtropical reservoirs and rivers[J]. Water Research, 2018, 146: 177-186.

- [33] WANG WP, REN KX, CHEN HH, GAO XF, RØNN R, YANG J. Seven-year dynamics of testate amoeba communities driven more by stochastic than deterministic processes in two subtropical reservoirs[J]. Water Research, 2020, 185: 116232.
- [34] SIMON M, LÓPEZ-GARCÍA P, DESCHAMPS P, MOREIRA D, RESTOUX G, BERTOLINO P, JARDILLIER L. Marked seasonality and high spatial variability of protist communities in shallow freshwater systems[J]. The ISME Journal, 2015, 9(9): 1941-1953.
- [35] XUE YY, LIU M, CHEN HH, JEPPESEN E, ZHANG HT, REN KX, YANG J. Microbial hierarchical correlations and their contributions to carbon-nitrogen cycling following a reservoir cyanobacterial bloom[J]. Ecological Indicators, 2022, 143: 109401.
- [36] YANG J, LV H, YANG J, LIU LM, YU XQ, CHEN HH. Decline in water level boosts cyanobacteria dominance in subtropical reservoirs[J]. Science of the Total Environment, 2016, 557: 445-452.
- [37] AGASILD H, PANKSEP K, TÕNNO I, BLANK K, KÕIV T, FREIBERG R, LAUGASTE R, JONES RI, NÕGES P, NÕGES T. Role of potentially toxic

cyanobacteria in crustacean zooplankton diet in a eutrophic lake[J]. Harmful Algae, 2019, 89: 101688.

- [38] MAJOR Y, KIFLE D, NIEDRIST GH, SOMMARUGA R. An isotopic analysis of the phytoplankton-zooplankton link in a highly eutrophic tropical reservoir dominated by cyanobacteria[J]. Journal of Plankton Research, 2017, 39(2): 220-231.
- [39] XUE YY, ABDULLAH AM, CHEN HH, XIAO P, ZHANG HT, JEPPESEN E, YANG J. Relic DNA obscures DNA-based profiling of multiple microbial taxonomic groups in a river-reservoir ecosystem[J]. Molecular Ecology, 2023, 32(17): 4940-4952.
- [40] 张琦,陈宇琛,林育青,陈求稳,张建云,丁珏,马 宏海. 澜沧江梯级水库浮游植物群落结构特征及其 关键驱动因子[J]. 湖泊科学, 2023, 35(2): 530-540. ZHANG Q, CHEN YC, LIN YQ, CHEN QW, ZHANG JY, DING J, MA HH. Characteristic of phytoplankton community structure and its driving factors along the cascade reservoirs in the Lancang River[J]. Journal of Lake Sciences, 2023, 35(2): 530-540 (in Chinese).
- [41] CHASE JM, MYERS JA. Disentangling the importance of ecological niches from stochastic processes across scales[J]. Philosophical Transactions of the Royal Society of London Series B, Biological Sciences, 2011, 366(1576): 2351-2363.