# 土壤有机碳形成机制的探索历程

周国逸<sup>1</sup>, 熊鑫<sup>1,2</sup>

(1. 中国科学院华南植物园, 广州 510650; 2. 中国科学院大学, 北京 100049)

**摘要:** 土壤有机碳(SOC)是生态系统的重要资产,在全球碳平衡中发挥着关键的作用。2015年巴黎气候会议以来,促进 SOC 在陆地生态系统中的积累受到特别重视,被认为是有效减缓大气 CO2浓度上升的最重要地表措施。从服务于这个目标出发,对过去几十年全球在探索 SOC 形成机制上的历程进行了回顾和总结,从弄清 SOC 全球分布规律,阐明样地以下尺度的 SOC 循环过程及其相应的物理、化学与生物机理,到样地及以上尺度的土壤固碳机制,最后给出了成熟森林 SOC 积累机制的实例。SOC 形成机制的探索历程就是寻求为促进土壤固碳提供理论指导的过程。

**关键词:** 土壤有机碳; 形成; 固存; 机制 doi: 10.11926/jtsb.4094

# **Exploration History of Soil Organic Carbon Formation Mechanisms**

ZHOU Guo-yi<sup>1</sup>, XIONG Xin<sup>1,2</sup>

(1. South China Botanical Garden, Chinese Academy of Sciences, Guangzhou 510650, China; 2. University of Chinese Academy of Sciences, Beijing 100049, China)

Abstract: Soil organic carbon (SOC) is an important asset of ecosystems and plays a key role in the global carbon balance. Since the 2015 Paris Climate Conference, promoting SOC accumulation in terrestrial ecosystems has received special attention and is considered to be the most important land-based action of mitigating the rising atmospheric  $CO_2$  concentration. Starting from serving this goal, this paper reviews and summarizes the history of the global exploration of SOC formation mechanisms over the recent decades. Including the global distribution law of SOC, the SOC cycle processes and the corresponding physical, chemical and biological mechanisms at scales that are smaller than plot, and the mechanisms of soil carbon sequestration at scales that are larger than plot. Finally, an example of the SOC accumulation mechanisms of seeking theoretical guidance for promoting soil carbon sequestration.

Key words: SOC; Formation; Sequestration; Mechanism

土壤有机碳(SOC)是土壤的重要组成成分,是生态系统的重要资产<sup>[1]</sup>,它不仅是度量土壤肥力的关键因子,更是表征生态系统服务功能大小的综合指标<sup>[2]</sup>。 在特定的区域内,SOC含量高往往意味着该生态系统的服务功能强,根据生态系统SOC储量的大小并结 合所处的时空分布特征,可以准确地量化出该生态系 统的其他服务功能,诸如固碳释氧功能<sup>[3-4]</sup>、水土保持与涵养功能<sup>[5]</sup>、生物多样性保育功能<sup>[6]</sup>等。

探索 SOC 形成机制的主要动机不是因为它在 形成生态系统服务功能上的中心地位,而在于 SOC 对全球碳平衡的贡献。全球尺度上,SOC 储量是大 气和陆地植被各自碳储量的 3 倍以上<sup>[1]</sup>,中国陆地

**收稿日期:** 2019–05–16 **接受日期:** 2019–07–05

作者简介:周国逸(1963~),男,研究员,博士生导师,研究方向为生态系统生态学和生态水文学。E-mail:gyzhou@scib.ac.cn

**基金项目:** 中国科学院前沿科学重点研究项目(DYZDJ-SSW-DQC003); 国家自然科学基金项目(41430529, 41573077)资助 This work was supported by the Key Research Projects in Frontier Science of Chinese Academy of Sciences (Grant No. DYZDJ-SSW-DQC003), and the National Natural Science Foundation of China (Grant No. 41430529, 41573077).

生态系统的 SOC 更是生物量碳的 3.9 倍[7]。SOC 储 量的微小变化将导致全球碳平衡估算的巨大误差, 假设 SOC 含量变化 0.01% a<sup>-1</sup> [按百分浓度计算,即 由 x% 变化到(x ±0.01)%], 在假定土壤容重为1g cm<sup>-3</sup> 且其年内变化可以忽略的情况下, SOC 库的变化将 为±1 Mg hm<sup>-2</sup>a<sup>-1</sup>,这是一个很大的值。以这个值乘 以全球森林面积(3.87×10° hm²)得到的全球森林土 壤碳储量的年变化量为±3.87 Pg,这个值甚至比 1990年的全球碳"失汇"量还要大。土壤固碳潜力巨 大,同样地,如果 SOC 的百分浓度增量为 0.01% a<sup>-1</sup>, 则净增加1%需要100a时间。Tang等问通过分析中 国森林生态系统7800个样地的资料证明,森林生 态系统由建立到成熟,土壤碳库的增速显著高于生 物量碳库的增速;且在生物量保持相对稳定后,土 壤碳库依然有相对高的增长速率。Zhou 等<sup>[8]</sup>报道成 熟森林土壤可持续积累有机碳,且被全球范围内的 大量研究结果所证实[9-12],这便为土壤固碳潜力 提供了一个更高的天花板。一个未经证实的理论 认为随着生态系统的自然成熟,光合作用固定的 有机碳将逐渐被呼吸作用释放的无机碳所平衡[13], 成熟生态系统没有碳汇功能。该理论虽然受到成 熟森林土壤持续固碳和成熟森林生物量增加等现 象的挑战[8,11,14-15],但长时间尺度上并不存在异议, 有争议的是如何定义成熟生态系统。事实上,也只 有"成熟森林土壤持续固碳"这个现象被证明是在生 态系统演替过程中自然发生的161,来源于内源驱 动、因而是相对长久的; 而成熟森林生物量持续增 加的现象则是全球环境变化(气温升高、CO2 浓度 上升、氮沉降加剧等)的结果[16],来源于外源驱动、 因而是短暂的。相较于生物量碳, SOC 平均周转时 间更长[17]、有些甚至能保存上百万年[1],因此,在 缓解全球大气 CO2浓度上升的举措中, SOC 是更 为优质的有机碳储存方式。在全球人工林面积持续 多年增加的基础上[18],继续依靠植被面积增加从 而增加全球陆地生态系统碳储量的模式将很快遇 到其壁垒,在陆地生态系统中寻求更优质的固碳方 式,是保障社会经济持续发展的同时减少碳净排放 的根本途径。

因此,自 2015 年巴黎气候会议以来,促进 SOC 在陆地生态系统中的积累受到特别的重视,被认 为是有效减缓大气 CO<sub>2</sub>浓度上升的最重要地表措 施<sup>[19-20]</sup>,明显扬弃了过去"造林、再造林"的理念。 实现大规模 SOC 存贮量的提升并为此规划行动方案 以及准确模拟全球碳平衡的先决条件是全面阐明 SOC 积累的驱动机制,为此,全球开展了探索 SOC 形成机制的广泛研究。我们通过 Web of Science 查找 了过去 20 年来,以"SOC"为主题的论文数(图 1),从 中可以看出,涉及该内容的论文数一直在持续增 加,特别是 2009 年以前和近几年,这反映了探索 SOC 形成机制历程的曲折性、艰难性和前沿性。本 文试图从如下几个方面再现这个历程。



图 1 通过 Web of Science 搜索的全球过去 20 年以"SOC"为主题的论文数 Fig. 1 Articles on "soil organic carbon" in the past 20 years, searched from the Web of Science

# 1 SOC 积累现象、空间分布和试验检验

探索 SOC 形成机制的历程起步于对全球陆地土 壤碳库现状大小的评估。认识到 SOC 在全球碳平衡 中的核心地位后,全球范围内广泛开展了与 SOC 在 陆地生态系统分布规律相关的大量工作<sup>[21-24]</sup>。至今, SOC 库在主要生态系统类型及土壤剖面的分布规 律己基本清晰,不同的研究结果间没有数量级上的 差异<sup>[7,25-26]</sup>。可以预计,如果没有人为的土地利用 变化和气象灾害的发生,陆地植被生态系统碳库大 小将是相对稳定且有规律增长的,具有长时间尺度 上的参照性;但一些特殊生境类型(如:高寒区、荒 漠区、内陆湿地、湖泊、农田、大陆架等)下的土壤 碳库状况尚未完全弄清楚<sup>[27-28]</sup>。

随后,重点转移到了在样地(生态系统)尺度上 SOC 积累与某些表观因素间的关系研究,这类工作 占据了已有研究的大部分,并且还在进行中。主 要特点是试图发现 SOC 含量随生态系统类型和空 间位置不同而发生变化的证据<sup>[29-30]</sup>,包括处于不 同恢复阶段的人工恢复生态系统系列的 SOC 含量 差异证据<sup>[31-32]</sup>,以及处于不同演替阶段的自然生 态系统系列的 SOC 含量差异证据等<sup>[33]</sup>,都属于这 类研究。同时,在有长期监测数据的支持下,一 些报道阐明了同一生态系统类型 SOC 储存量随 时间的变化趋势<sup>[7-8]</sup>。这些工作不仅开启了全球范 围内探索 SOC 积累机制的研究,而且为深入探讨 该机制提供了重要的实验参照和数据准备。随着 探索的不断深入,很多研究试图阐述 SOC 与植被 生态系统的状态参量(如生物多样性<sup>[34]</sup>、植被生物 量<sup>[35]</sup>、初级生产力与凋落物量<sup>[36-39]</sup>、凋落物质<sup>[40-41]</sup>、 根系生物量<sup>[42]</sup>、根系分泌物<sup>[43]</sup>等)或生态因子(如 光<sup>[44]</sup>、温<sup>[45]</sup>、水<sup>[46]</sup>、土壤质地<sup>[47-48]</sup>和土壤养分<sup>[49]</sup> 等)的相互关系,并认为这些相互关系可以推广到 其他区域或更大尺度上。

对环境因子和生态系统本身的控制实验也在全 球范围内广泛地开展起来,多数研究者通过 FACE (free-air CO<sub>2</sub> enrichment)试验<sup>[50]</sup>、人工升温<sup>[51]</sup>、改 变降水输入[52]、添加氮磷[53-54]等处理对植被生态系 统施加影响,观测不同生态系统的响应与适应,包 括 SOC 动态对这些因子变化的响应[55-56]; 个别研究 者通过人工改变植物物种多样性(如草原中的物种剔 除试验[57]、森林中的不同物种数混交试验等[58]),以 检验生物多样性对生态系统功能包括土壤固碳功 能的影响。与此同时,另一些研究者则通过将整个 生态系统进行移位,即:将处于某一环境条件下的 生态系统尽可能完整地移位至另一环境条件下,以 研究同一生态系统在不同环境条件下的响应差异, 当然也包括 SOC 动态响应的差异。如:将亚热带与 温带交界处的土柱整体移位至南亚热带地区[59]:在 鼎湖山,将海拔600m处的山地常绿阔叶林生态系 统整体移位至海拔 300 和 30 m 处, 也把海拔 300 m 处的针阔叶混交林生态系统整体移位至 30 m 处, 以检验不同森林生态系统对环境条件改变的响应 差异[51,60]。一般认为, 生态系统整体移位试验比传 统的环境因子控制试验更加贴近真实状况:但如果 不在机理上对这些试验结果做更深层次的分析,那 么所有的控制试验都只是起到了辨识和检验自然 观测结果的作用,从机理探讨的角度来说并没有本 质的进步;而且,由于控制试验的条件或多或少地 与自然条件存在差异,所得到的结果必然与真实状 况存在偏差, 甚至存在错误的可能。因此, 控制试 验的主要优点在于缩短了研究周期,其最终目的是 为深层次的机理分析提供便利、而不在于观测到的现象和试验结果本身。

# 2 样地以下尺度的 SOC 循环过程及其 物理、化学与生物机理

#### 2.1 生物量碳的输入

随着探索 SOC 形成机制的深入,越来越多的研 究试图阐明由植物残体向土壤有机质转化的输入机 制。一些研究指出氮含量丰富、碳氮比低的凋落物 不仅分解快,而且分解过程中会产生更高比例的可 溶性有机碳(DOC)和微小植物残片,有利于传输到整 个土层并最终稳定存贮<sup>[40,6]-64]</sup>。Sumiyoshi 等<sup>[41]</sup>的试 验证实,木质素含量低的凋落物分解速度快的同时, 促进了 SOC 的积累。另一些研究则证实微生物更能 有效地利用氮含量丰富的凋落物以构建微生物自身 生物量,从而提高碳的利用效率<sup>[65]</sup>。

包括根系凋落物和根系分泌物在内的根系输入 对 SOC 的贡献一直是研究者们关心的问题<sup>[42-43,66]</sup>。 由于物理化学的保护机制、微尺度下的物理保护机 制、与金属离子的化学作用以及根系组织的化学稳 定性,来源于根系的 SOC 比来源于地上部分的平均 驻留时间(residence time)长 1.4 倍<sup>[42]</sup>。根系分泌物不 仅是 SOC 的供给者而且给土壤带来了生命活性物质, 这些生命活性物质在植物与土壤生物之间起着重 要的纽带作用<sup>[67]</sup>,通过激发微生物对土壤氮循环的 反馈机制<sup>[68]</sup>,调节土壤生物化学过程而间接地影响 SOC 存贮;而其对 SOC 存贮的直接作用机理仍有待 更深入的研究。

生物量碳输入量与 SOC 积累的关系一直是研究 者关心的焦点,这是一个直观的认识,生物量碳输 入量决定着 SOC 积累的观点几乎是全球碳平衡模型 的一个基石<sup>[69]</sup>。然而,有研究发现全球生物量分布 与 SOC 分布并没有关联<sup>[35]</sup>,间接说明了生物量碳输 入量对 SOC 积累没有影响,但对于农田土壤,这个 论点似乎并不成立<sup>[39]</sup>; Zhou 等<sup>[6]</sup>通过对中国森林生 态系统的观测和全球森林生态系统的 meta 数据分 析,直接证明生物量碳输入量(包括地上地下所有生 物残体的输入)相对于生物残体的质(以 C/N 比来表 征)来说,对 SOC 的贡献是微不足道的。

#### 2.2 SOC 的存贮机制

在 SOC 的自身形态上,依据不同组分的化学顽

抗性水平和周转速率,研究者们往往将 SOC 划分为 易分解有机碳和难分解有机碳<sup>[70]</sup>,或是活性组分和 惰性组分两大类<sup>[71]</sup>。不少研究都试图从 SOC 形态组 成的角度探索 SOC 的存贮机制<sup>[1,72]</sup>,木质素、烷基 碳或芳香碳等难分解有机组分或分子结构的多寡常 被用来表征土壤有机质碳的稳定性<sup>[73-74]</sup>。研究者显 然认为,易分解有机碳比例高,则 SOC 平均存在时 间短,不利于积累;反之则长,利于积累。这看起 来似乎是 SOC 积累的一种机理,但本质上不过是一 个问题的两个方面,因为研究者并没有回答为什么 这个比例在不同的土壤中会存在差异、这个差异是 如何形成的等问题;实际上,就连"易分解有机碳比 例高,则 SOC 存在时间短"的命题也是有条件才成 立的,只是从一个侧面来说明 SOC 的状况。

土壤质地(soil texture)被认为对 SOC 的存贮起着 重要的作用<sup>[48]</sup>,以至于生物地球化学模型几乎无一 例外地根据土壤粘粒的含量来修正土壤有机质的 周转速率。然而,Zhou 等<sup>[6]</sup>和 Wynn 等<sup>[47]</sup>认为大尺 度下的 SOC 积累并未受控于土壤质地,也许土壤 质地只是影响 SOC 积累的一个局地因子。土壤结 构(soil structure)因为可能影响 SOC 的存贮而被广 泛地研究<sup>[3,75-76]</sup>,一般认为随着土壤团粒结构的增 大,土壤有机质含量增加<sup>[77-78]</sup>。同时,土壤团粒结 构的形成降低了底物的可接触性,有利于 SOC 的保 存<sup>[79]</sup>。然而,土壤团粒结构的大小与 SOC 含量的高 低可能也只是一个问题的两个方面,分不清哪个是 因、哪个是果,甚至土壤团粒结构的大小更有可能 是 SOC 含量高低的结果,大量的研究结果已经证实 土壤有机质是大团聚体形成的主要胶结剂<sup>[80-81]</sup>。

人们还试图寻求 SOC 在垂直分布上的差异对 其稳定性的贡献<sup>[26]</sup>,一般认为处于缺氧环境下的深 层 SOC 周转时间慢,更易于保存<sup>[82]</sup>。

#### 2.3 环境因子的调控机制

SOC 积累涉及一系列连续的物理、化学和生物 反应,这些反应可以被粗略地包含在输入和存贮两 个紧密联系的过程中。仅凭快速的凋落物分解并不 一定会带来 SOC 的积累,只是为 SOC 的积累创造 了条件;同样,仅仅依靠良好的存贮环境,也不会 增加 SOC。要正确地阐明 SOC 的积累机理,必须 将这两个过程综合考虑。环境因子、特别是全球变 化因子如何影响这一连串的物理、化学、生物反应 从而控制 SOC 积累是众多研究者密切关注的热点。

气温上升和适度的降水将加速植物残体的分 解<sup>[83]</sup>,从而控制生物量碳输入过程,这个结论在全 球范围内是一致的,不管植物残体的类型和性质如 何变化[84]。尽管如此,却很少有研究将凋落物分解 速率表述为气温与降水函数,可见,这方面的研究 至今并不深入,已有的全球和区域性凋落物交叉分 解试验并不多[84-85]。在降水稀少的干旱区草地,推 动凋落物分解的气候因子是紫外辐射<sup>[82]</sup>。SOC 矿化 速率(土壤呼吸速率)明显与分解者的活性规律相一 致,随气温的上升而加快,虽然不同区域的Q10值差 异很大[86],但总体上呈指数增加的模式。与降水相 比,土壤水分状况是影响土壤呼吸更为直接的因子, 大多数相关研究都将土壤水分而不是降水量作为考 量因素,研究发现土壤呼吸作用与土壤水分呈单峰 曲线,即在土壤水分含量低的时候,土壤呼吸速率 随土壤水分含量增加而单调地增大,达到峰值后,又 单调地减小。土壤水分含量高便于有机碳向土壤深 层运输,增加土壤剖面有机碳含量的均匀性,同时 维持土壤的厌氧环境<sup>[82]</sup>,有利于 SOC 的保存。

植物残体分解速率和土壤呼吸速率对氮沉降 的响应则比较复杂, Mo 等<sup>[53]</sup>报道氮沉降水平的增加 延缓了"氮饱和"的成熟森林生态系统凋落物分解和 土壤呼吸、而对未达到"氮饱和"的先锋群落和过渡 群落则相反;这种现象似乎是由于氮沉降对不同成 熟度森林土壤的酸化程度存在差异,土壤酸化增加 了土壤阳离子(cation)交换量从而促进了 SOC 的积 累<sup>[87]</sup>;同时土壤酸化也降低了分解者的活性<sup>[88-89]</sup>。

一般认为,微生物活性在调控凋落物分解速率 上起着重要的作用<sup>[83]</sup>;但全球尺度上的凋落物分解 交互试验结果表明,与气候作用比较,分解者的作 用是局部的、不会改变凋落物分解速率由热带向寒 带逐渐减小的全球格局<sup>[84]</sup>。有研究表明植物多样性 上升将导致分解者生物量和活性增加<sup>[34,90]</sup>,从而间 接地调控 SOC 的积累,因此,植物多样性也是影 响 SOC 积累的环境因子之一。

### 3 样地及以上尺度的土壤固碳机制

在样地及以上尺度检验和校正样地以下尺度 的个例研究(case study)所得到的 SOC 平衡过程及 其机理并归纳出普遍规律,是探索 SOC 形成机制 历程中的一个关键节点。如前言中所述,探索 SOC 形成机制的根本目的在于建立适合评估区域或全 球碳平衡的模型、促进全球陆地生态系统 SOC 积 累以减缓大气 CO<sub>2</sub>浓度上升。多年来特别是 2015 年巴黎气候会议以来,在这个目的驱动下,全球广 泛开展了样地尺度以上的土壤固碳机制的探索工 作,试图建立 SOC 与大尺度环境因子之间的关系, 诸如 SOC 储量与气候和植被<sup>[25–26,91–93]</sup>、土壤类型<sup>[94]</sup> 和管理方式<sup>[35]</sup>的关系等等。然而,尽管人们对样地 尺度以下的 SOC 平衡过程如前所述已有了充分的 了解,但目前还没有普遍认可的样地尺度以上的土 壤固碳机制<sup>[95]</sup>,这种现状呼吁人们在对不同时空尺 度和土壤类型的 SOC 进行大量测定的基础上,继续 开展进一步的研究<sup>[96]</sup>。

基于中国科学院战略先导专项课题"中国森林 生态系统固碳现状、速率、机制和潜力(森林课题)" 在国家尺度上所布置的森林样地及其调查数据、结 合全球已经发表的研究结果, Zhou 等<sup>60</sup>报道样地及 以上尺度的 SOC 动态与气候、初级生产者、土壤之 间存在如下规律: (1) 与湿润指数 P/PET (P-年降水 量,PET-年蒸散潜力)呈显著正相关关系;(2)与调 落物(泛指输入到土壤的所有初级产品,包括地上地 下调落物及粗死木、根系分泌物)碳氮比(C/N)呈显 著负相关关系;(3) 植物多样性只直接影响表层 SOC 动态,对深层 SOC 动态没有直接影响,但是在自然 状况下,植物多样性的上升将导致群落凋落物平均 C/N 比下降,从而间接影响 SOC; (4) 与凋落物量 没有显著关系; (5) 与土壤质地没有显著关系。这些 结果表明,任何能够引起凋落物 C/N 比下降的自然 过程和人为措施(如自然演替或人工引进 C/N 比低的 物种到群落中)、以及能导致湿润指数 P/PET 上升的 气候变化事件都将促进 SOC 的积累。这可以解释很 多先前难以理解的现象。如: FACE 试验表明, CO2 浓度上升促进了生物量的积累且增加了凋落物产量, 却并不能增加 SOC 含量[55,97-98],这显然是因为 CO2 浓度上升并没有降低(甚至增加)凋落物 C/N 比<sup>[6]</sup>。与 此类似,氮肥添加试验虽然增加了初级生产者的生 产力和生物量,但能否增加 SOC 含量则取决于是否 降低了凋落物的 C/N 比<sup>[99-100]</sup>。营林工作者通过引进 豆科植物以增加原有林分的土壤肥力[101],也是因为 豆科植物的加入降低了原有林分的凋落物C/N比<sup>6</sup>。

## 4 成熟森林生态系统土壤固碳机制

自发现成熟森林土壤可持续固碳现象以来[8],

通过13年的研究,其固碳机理已基本清晰。作为本 文主题下的一个实例,这里将成熟森林生态系统土 壤固碳机制总结如下。

#### 4.1 内源驱动机制

"内源驱动机制"是指由生态系统自身演替所导致的气候、初级生产者、土壤理化性质改变所驱动的 SOC 积累。受这种机制作用,成熟与未成熟生态系统 SOC 的反应是完全不同的。

对季风常绿阔叶林(南亚热带地带性顶级群落) 及其演替系列的研究发现,在先锋群落向顶级群落 自然演替过程中及达到顶级群落后,虽然凋落物量 很快趋向稳定,但土壤水分<sup>[102]</sup>和植物多样性<sup>[103-104]</sup> 持续上升,凋落物 C/N 比和木质素含量持续降低, 推动着凋落物分解速率的加快以及流向土壤的有 机碳比例增大<sup>[40]</sup>,为土壤提供了越来越丰富的有机 碳源。与此同时,随着演替的进行,土壤有效磷含 量的下降和有效氮含量的上升阻碍了 SOC 的分解从 而有利于 SOC 的保存<sup>[53,105-106]</sup>;而且,由于土壤水 分随森林成熟度增加而逐步提高,一方面使得成熟 森林土壤表层有机碳较易于向土壤深层运输并在 厌氧环境下得到保存<sup>[82]</sup>,另一方面森林的顺行演替 有利于驱动微生物朝着促进 SOC 积累的方向发挥 功能<sup>[102]</sup>。

上述成熟森林 SOC 持续积累的内源驱动机制可 以被 Zhou 等<sup>[6]</sup>近期的研究结果完美诠释并相互印证。

#### 4.2 外源驱动机制

"外源驱动机制"是指生态系统受外力(人类经 营管理、自然灾害和全球及区域环境变化)作用所导 致的 SOC 积累。这种机制对所有生态系统 SOC 积 累都起作用,但成熟与非成熟生态系统的反应程度 可能有所差异。

对季风常绿阔叶林及其演替系列的研究发现, 该区域长期受酸沉降和氮沉降上升的胁迫,导致土 壤酸化和成熟森林土壤氮含量饱和,酸化土壤和氮 饱和土壤都将抑制土壤呼吸<sup>[53,107]</sup>,增加土壤阳离子 交换量(CEC)<sup>[87]</sup>,有利于 SOC 的保存,这种效应在 成熟森林土壤更为显著<sup>[53]</sup>。

过去几十年来,季风常绿阔叶林区域气温持续 上升、降水强度两极化,这在导致土壤水分下降的 同时<sup>[104,108]</sup>,也增大了成熟与未成熟生态系统土壤 水分的年内变幅差异,成熟生态系统土壤水分的年 内变幅小于未成熟生态系统的年内变幅,更有利于 **SOC** 的积累<sup>[102]</sup>。

#### 参考文献

- SCHMIDT M W I, TORN M S, ABIVEN S, et al. Persistence of soil organic matter as an ecosystem property [J]. Nature, 2011, 478(7367): 49–56. doi: 10.1038/nature10386.
- [2] LIU X D, QIAO Y N, ZHOU G Y. Controlling action of soil organic matter on soil moisture retention and its availability [J]. Chin J Plant Ecol, 2011, 35(12): 1209–1218. doi: 10.3724/SPJ.1258.2011.01209.
  刘效东,乔玉娜,周国逸. 土壤有机质对土壤水分保持及其有效性的控制作用 [J]. 植物生态学报, 2011, 35(12): 1209–1218. doi: 10.3724/SPJ.1258.2011.01209.
- [3] OADES J M. Soil organic matter and structural stability: Mechanisms and implications for management [J]. Plant Soil, 1984, 76(1/2/3): 319– 337. doi: 10.1007/BF02205590.
- [4] NADPOROZHSKAYA M A, MOHREN G M J, CHERTOV O G et al. Dynamics of soil organic matter in primary and secondary forest succession on sandy soils in The Netherlands: An application of the ROMUL model [J]. Ecol Modell, 2006, 190(3/4): 399–418. doi: 10. 1016/j.ecolmodel.2005.03.025.
- [5] GUPTA S C, LARSON W E. Estimating soil water retention characteristics from particle size distribution, organic matter percent, and bulk density [J]. Water Resour Res, 1979, 15(6): 1633–1635. doi: 10.1029/ WR015i006p01633.
- [6] ZHOU G Y, XU S, CIAIS P, et al. Climate and litter C/N ratio constrain soil organic carbon accumulation [J]. Natl Sci Rev, 2019: nwz045. doi: 10.1093/nsr/nwz045.
- [7] TANG X L, ZHAO X, BAI Y F, et al. Carbon pools in China's terrestrial ecosystems: new estimates based on an intensive field survey
   [J]. Proc Natl Acad Sci USA, 2018, 115(16): 4021–4026. doi: 10.1073/pnas.1700291115.
- [8] ZHOU G Y, LIU S G, LI Z, et al. Old-growth forests can accumulate carbon in soils [J]. Science, 2006, 314(5804): 1417. doi: 10.1126/ science.1130168.
- KNOHL A, SCHULZE E D, KOLLE O, et al. Large carbon uptake by an unmanaged 250-year-old deciduous forest in central Germany [J]. Agric For Meteorol, 2003, 118(3/4): 151–167. doi: 10.1016/S0168-1923(03)00115-1.
- [10] ZHANG J H, HAN S J, YU G R. Seasonal variation in carbon dioxide exchange over a 200-year-old Chinese broad-leaved Korean pine mixed forest [J]. Agric For Meteorol, 2006, 137(3/4): 150–165. doi: 10. 1016/j.agrformet.2006.02.004.

- [11] LUYSSAERT S, SCHULZE E D, BÖRNER A, et al. Old-growth forests as global carbon sinks [J]. Nature, 2008, 455(7210): 213–215. doi: 10.1038/nature07276.
- [12] TAN Z H, ZHANG Y P, SCHAEFER D, et al. An old-growth subtropical Asian evergreen forest as a large carbon sink [J]. Atmos Environ, 2011, 45(8): 1548–1554. doi: 10.1016/j.atmosenv.2010.12.041.
- [13] ODUM E P. The strategy of ecosystem development [J]. Science, 1969, 164(3877): 262–270. doi: 10.1126/science.164.3877.262.
- [14] PHILLIPS O L, MALHI Y, HIGUCHI N, et al. Changes in the carbon balance of tropical forests: Evidence from long-term plots [J]. Science, 1998, 282(5388): 439–442. doi: 10.1126/science.282.5388.439.
- [15] LEWIS S L, LOPEZ-GONZALEZ G, SONKÉ B, et al. Increasing carbon storage in intact African tropical forests [J]. Nature, 2009, 457(7232): 1003–1006. doi: 10.1038/nature07771.
- [16] MULLER-LANDAU H C. Carbon cycle: Sink in the African jungle [J]. Nature, 2009, 457(7232): 969–970. doi: 10.1038/457969a.
- [17] WANG J S, SUN J, XIA J Y, et al. Soil and vegetation carbon turnover times from tropical to boreal forests [J]. Funct Ecol, 2018, 32(1): 71– 82. doi: 10.1111/1365-2435.12914.
- [18] KEENAN R J, REAMS G A, ACHARD F, et al. Dynamics of global forest area: Results from the FAO Global Forest Resources Assessment 2015 [J]. For Ecol Manage, 2015, 352: 9–20. doi: 10.1016/j.foreco. 2015.06.014.
- [19] SMITH P. Soil carbon sequestration and biochar as negative emission technologies [J]. Glob Change Biol, 2016, 22(3): 1315–1324. doi: 10. 1111/gcb.13178.
- [20] RUMPEL C, AMIRASLANI F, KOUTIKA L S, et al. Put more carbon in soils to meet Paris climate pledges [J]. Nature, 2018, 564(7734): 32– 34. doi: 10.1038/d41586-018-07587-4.
- [21] POST W M, EMANUEL W R, ZINKE P J, et al. Soil carbon pools and world life zones [J]. Nature, 1982, 298(5870): 156–159. doi: 10.1038/ 298156a0.
- [22] ESWARAN H, van den BERG E, REICH P. Organic carbon in soils of the world [J]. Soil Sci Soc Amer J, 1993, 57(1): 192–194. doi: 10. 2136/sssaj1993.03615995005700010034x.
- [23] LAL R. Forest soils and carbon sequestration [J]. For Ecol Manage, 2005, 220(1/2/3): 242–258. doi: 10.1016/j.foreco.2005.08.015.
- [24] TARNOCAI C, CANADELL J G, SCHUUR E A G, et al. Soil organic carbon pools in the northern circumpolar permafrost region [J]. Glob Biogeochem Cycle, 2009, 23(2): GB2023. doi: 10.1029/2008GB003327.
- [25] BATJES N H. Total carbon and nitrogen in the soils of the world [J].
   Eur J Soil Sci, 1996, 47(2): 151–163. doi: 10.1111/j.1365-2389.1996.
   tb01386.x

- [26] JOBBAGY E G, JACKSON R B. The vertical distribution of soil organic carbon and its relation to climate and vegetation [J]. Ecol Appl, 2000, 10(2): 423–436. doi: 10.1890/1051-0761(2000)010[0423:TVD OSO]2.0.CO;2.
- [27] YU Z C. Northern peatland carbon stocks and dynamics: A review [J]. Biogeosciences, 2012, 9(10): 4071–4085. doi: 10.5194/bg-9-4071-2012.
- [28] HUGELIUS G, STRAUSS J, ZUBRZYCKI S, et al. Estimated stocks of circumpolar permafrost carbon with quantified uncertainty ranges and identified data gaps [J]. Biogeosciences, 2014, 11(23): 6573–6593. doi: 10.5194/bg-11-6573-2014.
- [29] DIXON R K, SOLOMON A M, BROWN S, et al. Carbon pools and flux of global forest ecosystems [J]. Science, 1994, 263(5144): 185– 190. doi: 10.1126/science.263.5144.185.
- [30] POST W M, KWON K C. Soil carbon sequestration and land-use change: Processes and potential [J]. Glob Change Biol, 2000, 6(3): 317–327. doi: 10.1046/j.1365-2486.2000.00308.x.
- [31] PAUL K I, POLGLASE P J, NYAKUENGAMA J G, et al. Change in soil carbon following afforestation [J]. For Ecol Manage, 2002, 168 (1/2/3): 241–257. doi: 10.1016/S0378-1127(01)00740-X.
- [32] DENG L, WANG K, TANG Z, et al. Soil organic carbon dynamics following natural vegetation restoration: Evidence from stable carbon isotopes (δ<sup>13</sup>C) [J]. Agric, Ecosyst Environ, 2016, 221: 235–244. doi: 10.1016/j.agee.2016.01.048.
- [33] DIOCHON A, KELLMAN L. Natural abundance measurements of <sup>13</sup>C indicate increased deep soil carbon mineralization after forest disturbance [J]. Geophys Res Lett, 2008, 35(14): L14402. doi: 10.1029/2008 GL034795.
- [34] LANGE M, EISENHAUER N, SIERRA C A, et al. Plant diversity increases soil microbial activity and soil carbon storage [J]. Nat Commun, 2015, 6: 6707. doi: 10.1038/ncomms7707.
- [35] SCHARLEMANN J P W, TANNER E V J, HIEDERER R, et al. Global soil carbon: Understanding and managing the largest terrestrial carbon pool [J]. Carbon Manag, 2014, 5(1): 81–91. doi: 10.4155/cmt.13.77.
- [36] SAYER E J, HEARD M S, GRANT H K, et al. Soil carbon release enhanced by increased tropical forest litterfall [J]. Nat Clim Change, 2011, 1(6): 304–307. doi: 10.1038/nclimate1190.
- [37] LEFF J W, WIEDER W R, TAYLOR P G, et al. Experimental litterfall manipulation drives large and rapid changes in soil carbon cycling in a wet tropical forest [J]. Glob Change Biol, 2012, 18(9): 2969–2979. doi: 10.1111/j.1365-2486.2012.02749.x.
- [38] XU S, LIU L L, SAYER E J. Variability of above-ground litter inputs alters soil physicochemical and biological processes: A meta-analysis

of litterfall-manipulation experiments [J]. Biogeosciences, 2013, 10(11): 7423–7433. doi: 10.5194/bg-10-7423-2013.

- [39] LUO Z K, FENG W T, LUO Y Q, et al. Soil organic carbon dynamics jointly controlled by climate, carbon inputs, soil properties and soil carbon fractions [J]. Glob Change Biol, 2017, 23(10): 4430–4439. doi: 10.1111/gcb.13767.
- [40] HUANG Y H, LI Y L, XIAO Y, et al. Controls of litter quality on the carbon sink in soils through partitioning the products of decomposing litter in a forest succession series in south China [J]. For Ecol Manage, 2011, 261(7): 1170–1177. doi: 10.1016/j.foreco.2010.12.030.
- [41] SUMIYOSHI Y, CROW S E, LITTON C M, et al. Belowground impacts of perennial grass cultivation for sustainable biofuel feedstock production in the tropics [J]. GCB Bioenergy, 2017, 9(4): 694–709. doi: 10.1111/gcbb.12379.
- [42] RASSE D P, RUMPEL C, DIGNAC M F. Is soil carbon mostly root carbon? Mechanisms for a specific stabilisation [J]. Plant Soil, 2005, 269(1/2): 341–356. doi: 10.1007/s11104-004-0907-y.
- [43] KEILUWEIT M, BOUGOURE J J, NICO P S, et al. Mineral protection of soil carbon counteracted by root exudates [J]. Nat Clim Change, 2015, 5(6): 588–595. doi: 10.1038/nclimate2580.
- [44] FOEREID B, BELLARBY J, MEIER-AUGENSTEIN W, et al. Does light exposure make plant litter more degradable? [J]. Plant Soil, 2010, 333(1/2): 275–285. doi: 10.1007/s11104-010-0342-1.
- [45] CONANT R T, RYAN M G, ÅGREN G I, et al. Temperature and soil organic matter decomposition rates-synthesis of current knowledge and a way forward [J]. Glob Change Biol, 2011, 17(11): 3392–3404. doi: 10.1111/j.1365-2486.2011.02496.x.
- [46] HUANG W J, HALL S J. Elevated moisture stimulates carbon loss from mineral soils by releasing protected organic matter [J]. Nat Commun, 2017, 8(1): 1774. doi: 10.1038/s41467-017-01998-z.
- [47] WYNN J G, BIRD M I, VELLEN L, et al. Continental-scale measurement of the soil organic carbon pool with climatic, edaphic, and biotic controls [J]. Glob Biogeochem Cycle, 2006, 20(1): GB1007. doi: 10. 1029/2005GB002576.
- [48] RASMUSSEN C, HECKMAN K, WIEDER W R, et al. Beyond clay: Towards an improved set of variables for predicting soil organic matter content [J]. Biogeochemistry, 2018, 137(3): 297–306. doi: 10.1007/s 10533-018-0424-3.
- [49] KIRKBY C A, RICHARDSON A E, WADE L J, et al. Nutrient availability limits carbon sequestration in arable soils [J]. Soil Biol Biochem, 2014, 68: 402–409. doi: 10.1016/j.soilbio.2013.09.032.
- [50] AINSWORTH E A, LONG S P. What have we learned from 15 years of free-air CO<sub>2</sub> enrichment (FACE)? A meta-analytic review of the

responses of photosynthesis, canopy properties and plant production to rising CO<sub>2</sub> [J]. New Phytol, 2005, 165(2): 351–371. doi: 10.1111/j. 1469-8137.2004.01224.x.

- [51] FANG X, ZHOU G Y, LI Y L, et al. Warming effects on biomass and composition of microbial communities and enzyme activities within soil aggregates in subtropical forest [J]. Biol Fertil Soils, 2016, 52(3): 353–365. doi: 10.1007/s00374-015-1081-5.
- [52] HE D, SHEN W J, EBERWEIN J, et al. Diversity and co-occurrence network of soil fungi are more responsive than those of bacteria to shifts in precipitation seasonality in a subtropical forest [J]. Soil Biol Biochem, 2017, 115: 499–510. doi: 10.1016/j.soilbio.2017.09.023.
- [53] MO J M, ZHANG W, ZHU W X, et al. Nitrogen addition reduces soil respiration in a mature tropical forest in southern China [J]. Glob Change Biol, 2008, 14(2): 403–412. doi: 10.1111/j.1365-2486.2007.01503.x.
- [54] MAYOR J R, WRIGHT S J, SCHUUR E A G, et al. Stable nitrogen isotope patterns of trees and soils altered by long-term nitrogen and phosphorus addition to a lowland tropical rainforest [J]. Biogeochemistry, 2014, 119(1/2/3): 293–306. doi: 10.1007/s10533-014-9966-1.
- [55] van GROENIGEN K J, QI X, OSENBERG C W, et al. Faster decomposition under increased atmospheric CO<sub>2</sub> limits soil carbon storage [J]. Science, 2014, 344(6183): 508–509. doi: 10.1126/science.1249534.
- [56] LI Y Y, ZHOU G Y, HUANG W J, et al. Potential effects of warming on soil respiration and carbon sequestration in a subtropical forest [J]. Plant Soil, 2016, 409(1/2): 247–257. doi: 10.1007/s11104-016-2966-2.
- [57] PAN Q M, TIAN D S, NAEEM S, et al. Effects of functional diversity loss on ecosystem functions are influenced by compensation [J]. Ecology, 2016, 97(9): 2293–2302. doi: 10.1002/ecy.1460.
- [58] HUANG Y Y, CHEN Y X, CASTRO-IZAGUIRRE N, et al. Impacts of species richness on productivity in a large-scale subtropical forest experiment [J]. Science, 2018, 362(6410): 80–83. doi: 10.1126/science. aat6405.
- [59] YAN J H, ZHANG W, WANG K Y, et al. Responses of CO<sub>2</sub>, N<sub>2</sub>O and CH<sub>4</sub> fluxes between atmosphere and forest soil to changes in multiple environmental conditions [J]. Glob Change Biol, 2014, 20(1): 300–312. doi: 10.1111/gcb.12327.
- [60] LIU J X, LIU S G, LI Y Y, et al. Warming effects on the decomposition of two litter species in model subtropical forests [J]. Plant Soil, 2017, 420(1/2): 277–287. doi: 10.1007/s11104-017-3392-9.
- [61] BERG B. Litter decomposition and organic matter turnover in northern forest soils [J]. For Ecol Manage, 2000, 133(1/2): 13–22. doi: 10.1016/ S0378-1127(99)00294-7.
- [62] SANDERMAN J, AMUNDSON R. A comparative study of dissolved organic carbon transport and stabilization in California forest and

grassland soils [J]. Biogeochemistry, 2008, 89(3): 309-327. doi: 10. 1007/s10533-008-9221-8.

- [63] COTRUFO M F, WALLENSTEIN M D, BOOT C M, et al. The microbial efficiency-Matrix stabilization (MEMS) framework integrates plant litter decomposition with soil organic matter stabilization: Do labile plant inputs form stable soil organic matter? [J]. Glob Change Biol, 2013, 19 (4): 988–995. doi: 10.1111/gcb.12113.
- [64] COTRUFO M F, SOONG J L, HORTON A J, et al. Formation of soil organic matter *via* biochemical and physical pathways of litter mass loss [J]. Nat Geosci, 2015, 8(10): 776–779. doi: 10.1038/ngeo2520.
- [65] MANZONI S, ČAPEK P, MOOSHAMMER M, et al. Optimal metabolic regulation along resource stoichiometry gradients [J]. Ecol Lett, 2017, 20(9): 1182–1191. doi: 10.1111/ele.12815.
- [66] CLEMMENSEN K E, BAHR A, OVASKAINEN O, et al. Roots and associated fungi drive long-term carbon sequestration in boreal forest [J]. Science, 2013, 339(6127): 1615–1618. doi: 10.1126/science.1231923.
- [67] BAIS H P, WEIR T L, PERRY L G, et al. The role of root exudates in rhizosphere interactions with plants and other organisms [J]. Annu Rev Plant Biol, 2006, 57: 233–266. doi: 10.1146/annurev.arplant.57.032905. 105159.
- [68] PHILLIPS R P, FINZI A C, BERNHARDT E S. Enhanced root exudation induces microbial feedbacks to N cycling in a pine forest under long-term CO<sub>2</sub> fumigation [J]. Ecol Lett, 2011, 14(2): 187–194. doi: 10.1111/j.1461-0248.2010.01570.x.
- [69] LAJTHA K, TOWNSEND K L, KRAMER M G, et al. Changes to particulate versus mineral-associated soil carbon after 50 years of litter manipulation in forest and prairie experimental ecosystems [J]. Biogeochemistry, 2014, 119(1/2/3): 341–360. doi: 10.1007/s10533-014-9970-5.
- [70] ROVIRA P, VALLEJO V R. Labile and recalcitrant pools of carbon and nitrogen in organic matter decomposing at different depths in soil: An acid hydrolysis approach [J]. Geoderma, 2002, 107(1/2): 109–141. doi: 10.1016/S0016-7061(01)00143-4.
- [71] KNORR W, PRENTICE I C, HOUSE J I, et al. Long-term sensitivity of soil carbon turnover to warming [J]. Nature, 2005, 433(7023): 298– 301. doi: 10.1038/nature03226.
- [72] SOLLINS P, HOMANN P, CALDWELL B A. Stabilization and destabilization of soil organic matter: Mechanisms and controls [J]. Geoderma, 1996, 74(1/2): 65–105. doi: 10.1016/S0016-7061(96)00036-5.
- [73] CHEN X M, LIU J X, DENG Q, et al. Effects of elevated CO<sub>2</sub> and nitrogen addition on soil organic carbon fractions in a subtropical forest [J]. Plant Soil, 2012, 357(1/2): 25–34. doi: 10.1007/s11104-012-1145-3.
- [74] CHENG X L, YANG Y H, LI M, et al. The impact of agricultural land use changes on soil organic carbon dynamics in the Danjiangkou

Reservoir area of China [J]. Plant Soil, 2013, 366(1/2): 415–424. doi: 10.1007/s11104-012-1446-6.

- [75] BRONICK C J, LAL R. Soil structure and management: A review [J]. Geoderma, 2005, 124(1/2): 3–22. doi: 10.1016/j.geoderma.2004.03.005.
- [76] RABOT E, WIESMEIER M, SCHLÜTER S, et al. Soil structure as an indicator of soil functions: A review [J]. Geoderma, 2018, 314: 122– 137. doi: 10.1016/j.geoderma.2017.11.009.
- [77] SIX J, PAUSTIAN K, ELLIOTT E T, et al. Soil structure and organic matter: I. Distribution of aggregate-size classes and aggregate-associated carbon [J]. Soil Sci Soc Amer J, 2000, 64(2): 681–689. doi: 10. 2136/sssaj2000.642681x.
- [78] TANG X Y, LIU S G, LIU J X, et al. Effects of vegetation restoration and slope positions on soil aggregation and soil carbon accumulation on heavily eroded tropical land of Southern China [J]. J Soil Sediment, 2010, 10(3): 505–513. doi: 10.1007/s11368-009-0122-9.
- [79] LÜTZOW M V, KÖGEL-KNABNER I, EKSCHMITT K, et al. Stabilization of organic matter in temperate soils: Mechanisms and their relevance under different soil conditions: A review [J]. Eur J Soil Sci, 2006, 57(4): 426–445. doi: 10.1111/j.1365-2389.2006.00809.x.
- [80] ABIVEN S, MENASSERI S, CHENU C. The effects of organic inputs over time on soil aggregate stability: A literature analysis [J]. Soil Biol Biochem, 2009, 41(1): 1–12. doi: 10.1016/j.soilbio.2008.09.015.
- [81] KARAMI A, HOMAEE M, AFZALINIA S, et al. Organic resource management: Impacts on soil aggregate stability and other soil physicochemical properties [J]. Agric Ecosyst Environ, 2012, 148: 22–28. doi: 10.1016/j.agee.2011.10.021.
- [82] SCHUUR E A G, CHADWICK O A, MATSON P A. Carbon cycling and soil carbon storage in mesic to wet Hawaiian montane forests [J]. Ecology, 2001, 82(11): 3182–3196. doi: 10.1890/0012-9658(2001)082 [3182:CCASCS]2.0.CO;2.
- [83] PRESCOTT C E. Litter decomposition: What controls it and how can we alter it to sequester more carbon in forest soils? [J]. Biogeochemistry, 2010, 101(1/2/3): 133–149. doi: 10.1007/s10533-010-9439-0.
- [84] MAKKONEN M, BERG M P, HANDA I T, et al. Highly consistent effects of plant litter identity and functional traits on decomposition across a latitudinal gradient [J]. Ecol Lett, 2012, 15(9): 1033–1041. doi: 10.1111/j.1461-0248.2012.01826.x.
- [85] ZHOU G Y, GUAN L L, WEI X H, et al. Factors influencing leaf litter decomposition: An intersite decomposition experiment across China [J]. Plant Soil, 2008, 311(1/2): 61–72. doi: 10.1007/s11104-008-9658-5.
- [86] ZHOU T, SHI P J, HUI D F, et al. Global pattern of temperature sensitivity of soil heterotrophic respiration (Q<sub>10</sub>) and its implications for carbon-climate feedback [J]. J Geophys Res-Biogeo, 2009, 114(G2):

G02016. doi: 10.1029/2008JG000850.

- [87] LU X K, MAO Q G, GILLIAM F S, et al. Nitrogen deposition contributes to soil acidification in tropical ecosystems [J]. Glob Change Biol, 2014, 20(12): 3790–3801. doi: 10.1111/gcb.12665.
- [88] HOBBIE S E. Nitrogen effects on decomposition: A five-year experiment in eight temperate sites [J]. Ecology, 2008, 89(9): 2633–2644. doi: 10.1890/07-1119.1.
- [89] RIGGS C E, HOBBIE S E. Mechanisms driving the soil organic matter decomposition response to nitrogen enrichment in grassland soils [J]. Soil Biol Biochem, 2016, 99: 54–65. doi: 10.1016/j.soilbio.2016.04.023.
- [90] ZAK D R, HOLMES W E, WHITE D C, et al. Plant diversity, soil microbial communities, and ecosystem function: Are there any links? [J]. Ecology, 2003, 84(8): 2042–2050. doi: 10.1890/02-0433.
- [91] BATJES N H, SOMBROEK W G. Possibilities for carbon sequestration in tropical and subtropical soils [J]. Glob Change Biol, 1997, 3(2): 161–173. doi: 10.1046/j.1365-2486.1997.00062.x.
- [92] de DEYN G B, CORNELISSEN J H C, BARDGETT R D. Plant functional traits and soil carbon sequestration in contrasting biomes [J]. Ecol Lett, 2008, 11(5): 516–531. doi: 10.1111/j.1461-0248.2008.01164.x.
- [93] CARVALHAIS N, FORKEL M, KHOMIK M, et al. Global covariation of carbon turnover times with climate in terrestrial ecosystems [J]. Nature, 2014, 514(7521): 213–217. doi: 10.1038/nature13731.
- [94] DOETTERL S, STEVENS A, SIX J, et al. Soil carbon storage controlled by interactions between geochemistry and climate [J]. Nat Geosci, 2015, 8(10): 780–783. doi: 10.1038/ngeo2516.
- [95] O'ROURKE S M, ANGERS D A, HOLDEN N M, et al. Soil organic carbon across scales [J]. Glob Change Biol, 2015, 21(10): 3561–3574. doi: 10.1111/gcb.12959.
- [96] HARDEN J W, HUGELIUS G, AHLSTRÖM A, et al. Networking our science to characterize the state, vulnerabilities, and management opportunities of soil organic matter [J]. Glob Change Biol, 2018, 24(2): e705-e718. doi: 10.1111/gcb.13896.
- [97] KING J S, KUBISKE M E, PREGITZER K S, et al. Tropospheric O<sub>3</sub> compromises net primary production in young stands of trembling aspen, paper birch and sugar maple in response to elevated atmospheric CO<sub>2</sub> [J]. New Phytol, 2005, 168(3): 623–636. doi: 10.1111/j.1469-8137. 2005.01557.x.
- [98] TALHELM A F, PREGITZER K S, ZAK D R. Species-specific responses to atmospheric carbon dioxide and tropospheric ozone mediate changes in soil carbon [J]. Ecol Lett, 2009, 12(11): 1219–1228. doi: 10.1111/j. 1461-0248.2009.01380.x.
- [99] BAER S G, BLAIR J M. Grassland establishment under varying resource availability: A test of positive and negative feedback [J].

Ecology, 2008, 89(7): 1859–1871. doi: 10.1890/07-0417.1.

- [100] FORNARA D A, TILMAN D. Soil carbon sequestration in prairie grasslands increased by chronic nitrogen addition [J]. Ecology, 2012, 93(9): 2030–2036. doi: 10.1890/12-0292.1.
- [101] JOHNSON D W, CURTIS P S. Effects of forest management on soil C and N storage: Meta analysis [J]. For Ecol Manage, 2001, 140(2/3): 227–238. doi: 10.1016/S0378-1127(00)00282-6.
- [102] WANG G S, HUANG W J, MAYES M A, et al. Soil moisture drives microbial controls on carbon decomposition in two subtropical forests
  [J]. Soil Biol Biochem, 2019, 130: 185–194. doi: 10.1016/j.soilbio. 2018.12.017.
- [103] ZHOU G Y, GUAN L L, WEI X H, et al. Litterfall production along successional and altitudinal gradients of subtropical monsoon evergreen broadleaved forests in Guangdong, China [J]. Plant Ecol, 2007, 188(1): 77–89. doi: 10.1007/s11258-006-9149-9.
- [104] ZHOU G Y, PENG C H, LI Y L, et al. A climate change-induced threat to the ecological resilience of a subtropical monsoon evergreen broad-

leaved forest in southern China [J]. Glob Change Biol, 2013, 19(4): 1197–1210. doi: 10.1111/gcb.12128.

- [105] HUANG W J, ZHOU G Y, LIU J X. Nitrogen and phosphorus status and their influence on aboveground production under increasing nitrogen deposition in three successional forests [J]. Acta Oecol, 2012, 44: 20– 27. doi: 10.1016/j.actao.2011.06.005.
- [106] LIU L, GUNDERSEN P, ZHANG T, et al. Effects of phosphorus addition on soil microbial biomass and community composition in three forest types in tropical China [J]. Soil Biol Biochem, 2012, 44(1): 31–38. doi: 10.1016/j.soilbio.2011.08.017.
- [107] LIANG G H, LIU X Z, CHEN X M, et al. Response of soil respiration to acid rain in forests of different maturity in southern China [J]. PLoS One, 2013, 8(4): e62207. doi: 10.1371/journal.pone.0062207.
- [108] ZHOU G Y, WEI X H, WU Y P, et al. Quantifying the hydrological responses to climate change in an intact forested small watershed in southern China [J]. Glob Change Biol, 2011, 17(12): 3736–3746. doi: 10.1111/j.1365-2486.2011.02499.x.