

模拟氮沉降对三种南亚热带树苗 生长和光合作用的影响

李德军, 莫江明*, 方运霆, 蔡锡安, 薛璟花, 徐国良

(中国科学院华南植物研究所, 广东肇庆鼎湖山树木园 526070)

摘要:探讨了 3 种南亚热带优势树种荷木(*Schima superba*)、锥栗(*Castanopsis chinensis*)和黄果厚壳桂(*Cryptocarya concinna*)的幼苗对模拟氮沉降增加的响应。实验分为对照组 A 和处理组 B、C、D 和 E, 分别以 NH_4NO_3 形式人为喷施 0、5、10、15 和 30 $\text{g N}/(\text{m}^2 \cdot \text{a})$ 。研究表明, 高氮处理组的幼苗生长逐渐受到抑制, 而中氮处理则大大促进了幼苗的生长。经过 7 个月的处理, 3 种树苗的净光合速率呈现出随氮处理水平增加而先增加后减小的特点, 即 C 组的净光合速率最高, 而 D 组则开始下降。荷木幼苗的水分利用效率和锥栗幼苗的气孔导度的变化趋势与净光合速率一样, 但黄果厚壳桂幼苗的气孔导度和水分利用效率及荷木幼苗气孔导度各处理间差异不明显。荷木和黄果厚壳桂幼苗的光合色素含量随处理水平增加而增加, 锥栗幼苗的 Chl a 和 Chl (a+b) 含量以 B 组最高, 总体趋势呈现出随处理水平先增加后减小的特点, 但类胡萝卜素随处理水平增加而增加。

关键词:氮沉降; 南亚热带; 树苗; 生长; 光合作用

Effects of simulated nitrogen deposition on growth and photosynthesis of *Schima superba*, *Castanopsis chinensis* and *Cryptocarya concinna* seedlings

LI De-Jun, MO Jiang-Ming*, FANG Yun-Ting, CAI Xi-An, XUE Jing-Hua, XU Guo-Liang (South China Institute of Botany, Chinese Academy of Sciences, Dinghu, Zhaoqing, Guangdong 526070). *Acta Ecologica Sinica*, 2004, 24(5): 876~882.

Abstract: To evaluate the responses of subtropical forest trees in China to elevated nitrogen (N) deposition, we sprayed dissolved NH_4NO_3 on seedlings of *Schima superba*, *Castanopsis chinensis* and *Cryptocarya concinna* twice every month. The simulated elevated N depositions were equivalent to 0 (A), 5 (B), 10 (C), 15 (D) and 30 (E) $\text{g N}/(\text{m}^2 \cdot \text{a})$ and began in January, 2003. The results indicated that stem base diameter, height and branch number of seedlings for these three species increased significantly with N loads, whereas they decreased in the high N treatment (E). Medium N treatment enhanced growth significantly, e. g., stem base diameter, height and branch number of all species were highest in C treatment. High N load also had great impact on seedling mortality, e. g., the highest N treatment resulted in the highest mortality in all species. After treatment for 7 month, net photosynthetic rate (P_n) increased in treatments B and C, however decreased in D. Water use efficiency (WUE) of both *S. superba* and *C. chinensis*, and stomatal conductance of *C. chinensis* seedlings seemed to change with N treatment in the same way as P_n . However, the WUE and stomatal conductance of *C. concinna* and stomatal conductance of *S. superba* seedlings were not affected significantly. The chlorophyll and carotenoid content of *S. superba* and *C. concinna* increased with N load. For *C. chinensis* seedling, the content of Chl a and Chl (a+b) was highest in B treatment, and then seemed to decrease in the higher treatments, however, the content of carotenoid increased load up to the highest N load.

基金项目:国家自然科学基金资助项目(30270283);广东省自然科学基金资助项目(021524);中国科学院知识创新工程领域前沿项目和中国科学院华南植物研究所所长基金项目资助

收稿日期:2003-09-13; **修订日期:**2003-12-17

作者简介:李德军(1978~),男,湖南省桂阳县人,硕士生,从事森林生态系统 C、N 循环及环境生理生态研究。

* 通讯作者: Author for correspondence, E-mail: mojm@scib.ac.cn

Foundation item: National Natural Science Foundation of China (No. 30270283), Provincial Natural Science Foundation of Guangdong (No. 021524), Field Frontiers Project of CAS Knowledge Innovation Program and Director Foundation of South China Institute of Botany, CAS

Received date: 2003-19-13; **Accepted date:** 2003-12-17

Biography: LI De-Jun, Master candidate, mainly engaged in C, N cycle in forest ecosystems and environmental ecophysiology.

Key words: nitrogen deposition; subtropics; tree seedlings; growth; photosynthesis

文章编号:1000-0933(2004)05-0876-07 中图分类号:Q945.1,Q948 文献标识码:A

在过去几十年中,化石燃料燃烧、化肥生产和使用及畜牧业集约化经营等人类活动向大气排放了大量的氮化物,导致氮化物在大气中累积并向陆地和水域生态系统沉降^[1]。如在欧洲畜牧业和工业发达的地区氮沉降超过 25 kg N/(hm²·a)^[2];在严重污染的地区如荷兰,森林穿透雨中的氮普遍超过 50 kg N/(hm²·a),有些地区甚至超过 100 kg N/(hm²·a)^[3];在美国东北部,当前氮沉降率比本底水平增加了 10~20 倍^[4]。况且,随着经济发展的全球化,氮沉降增加也呈现出全球化趋势^[5]。在欧美的一些地区,氮沉降已造成许多陆地和水域生态系统氮饱和,给生态环境带来了严重的冲击^[1]。比如,影响森林植物生长,严重者导致森林衰退;影响森林植物组成和多样性;影响森林碳吸收及引起森林生态系统向大气排放的 N₂O 增加,从而加剧温室效应^[6,7]。基于此,欧美等国的生态学者近 20a 来就氮沉降对各类生态系统和植物的影响进行了广泛而深入的研究。

事实上,我国已成为世界三大高氮沉降区之一^[6],许多地区存在高氮沉降现象,如地处经济发达的珠江三角洲北缘的鼎湖山自然保护区,1989~1990 年度和 1998~1999 年度的降水氮沉降分别为 35.57 和 38.4 kg N/(hm²·a)^[8,9],黑龙江帽儿山森林定位站降水氮沉降为 12.9 kg N/(hm²·a)^[10]。这些数字均高于或远远高于森林在生长季节对氮的需求量(约 5~8 kg N/(hm²·a))^[11]。但遗憾的是,国内这方面的研究还很缺乏。本文以我国亚热带森林 3 种常见的优势树种为材料,研究氮沉降增加对其生长和光合作用的影响,其目的是探讨氮沉降对亚热带森林植物的影响及其机制,以阐明氮沉降增加条件下亚热带森林植物的响应,以及亚热带森林群落动态的潜势。

1 材料和方法

1.1 实验材料

2002 年 10 月 25 日,将荷木(*Schima superba*)、锥栗(*Castanopsis chinensis*)和黄果厚壳桂(*Cryptocarya concinna*)的 1 年生幼苗栽于鼎湖山树木园的苗圃中。苗圃土壤在移栽幼苗之前经过充分混匀。实验分 5 个处理组,分别为 A(对照)、B(5 g N/(m²·a))、C(10 g N/(m²·a))、D(15 g N/(m²·a))和 E(30 g N/(m²·a))(不包括大气沉降的氮量),每个处理组分成 3 个重复,每个重复每种树苗移栽 40 株。不同处理之间留有足够深的壕沟,防止相互之间造成干扰。从 2003 年 1 月开始,每月月中和月底分 2 次向幼苗全株喷施 NH₄NO₃,全年平均喷施。整个实验期间,幼苗在自然条件下生长,但为了实验的顺利进行,每月除草 1 次。

研究设计特点 (1)将幼苗置于野外自然条件下生长,尽可能减少人为干扰。目前几乎所有的模拟氮沉降对幼苗生长的影响的研究都是在温室或大棚中进行的盆栽实验,其优势在于可操作性强,但也存在很大的弊端,即减少了其他因子的影响。(2)对幼苗进行全株喷施 NH₄NO₃。几乎所有的相关研究都是将氮肥直接喷施在土表或干脆与土壤混合,而实际上大气氮沉降对幼苗的影响是首先作用于植株地上部分的,因此本研究可以尽可能与实际相符。

1.2 实验方法

基径、株高和侧枝数调查 在每个处理的每个重复中,随机选定 10 棵幼苗,标记,从 2003 年 1 月开始,每隔 3 个月测定这些标记的幼苗的基径、株高和侧枝数(1 月未测定侧枝数)。

幼苗存活率调查 2003 年 6 月 11 日全面调查幼苗的存活情况,调查时只要枝干上长有芽即视为存活。

叶片气体交换测定 2003 年 7 月 28 日(晴)以美国 CID 公司生产的 CI-301 便携式光合作用测定仪进行测定。用其开放系统测定幼苗叶片的净光合速率(P_n , molCO₂/(m²·s)),蒸腾速率(E , mmol/(m²·s)),气孔导度(C , mmol/(m²·s))和胞间 CO₂ 浓度(C_i , ml/m³)等。从 7:00~17:00 每隔 2 h 测定一次。测定时尽量选择新成熟的完整叶片,每个处理测定 5~6 个重复。由于 E 处理组的幼苗叶片受伤害很严重,很难找到完整叶片,故没有测定其叶片气体交换。以 P_n/E 计算水分利用效率(WUE)。

光合色素含量测定 光合作用测定后,立即将所测定的叶片摘下,用以测定光合色素含量。光合色素的提取、测定和计算参考 Lichtenthaler 等的方法^[9]。文中 Chl、Chl a、Chl b、Chl (a+b)和 Car 分别表示叶绿素、叶绿素 a、叶绿素 b、总叶绿素和类胡萝卜素。

1.3 统计分析

采用 ANOVA 方法分析氮处理对 3 种树苗生长和光合作用的影响。处理间的差异显著性利用 SPSS 软件以 Duncan 多重检验实现。

2 结果与分析

2.1 幼苗生长

2.1.1 基径、株高和侧枝数 经过 7 个月的实验,氮处理对 3 种树苗的基径、株高和侧枝数均产生影响,但树种不同,受影响的

程度也不一样。由图 1 可知,对照组 A 和处理组 B、C、D 及 E 的荷木幼苗的基径在 7 月份调查时分别比 1 月份增长了 70.1%、82.0%、99.7%、70.1%和 61.0%,同期锥栗幼苗分别增长了 76.9%、98.3%、138.9%、105.7%和 68.4%。两个树种 C 组的幼苗基径显著高于 B 和 D 组($P < 0.05$),极显著高于 A 组($P < 0.01$),而 E 组的幼苗基径则明显小于其他各组($P < 0.05$)。表明 C 组的幼苗生长得最好,而 E 组的幼苗生长已经受到了明显的抑制。黄果厚壳桂幼苗上述各组同期分别增长了 40.7%、47.5%、61.6%、49.8%和 36.7%,与荷木和锥栗幼苗的变化一样, C 处理组基径最大,而 E 处理组则比对照还小。

从图 2 可知,在 7 月份调查时,对照组 A 和处理组 B、C、D 及 E 的荷木幼苗的株高分别比 1 月份增长了 64.0%、83.4%、90.2%、76.7%和 66.7%,黄果厚壳桂幼苗株高同期分别增长了 32.6%、46.9%、59.2%、58.9%和 9.8%。2 个树种 B、C 和 D 3 组均明显高于 A 和 E 组($P < 0.05$)。同期锥栗幼苗的株高分别增长了 61.8%、81.8%、118.5%、86.2%和 42.0%,其中 C 组幼苗的株高明显高于其他各组($P < 0.05$),而 E 组则明显小于其他各组($P < 0.05$)。

幼苗的侧枝数也是反映幼苗生长状况的一个重要指标。从表 1 可以看出氮处理对幼苗侧枝数的影响情况。在 7 月份调查时,3 种树苗的侧枝数均以 C 组最多,荷木、锥栗和黄果厚壳桂幼苗 C 组的侧枝数分别比对照增加了 98.5%、65.8%和 31.3%。对于 E 组的侧枝数,荷木和锥栗幼苗与对照相当,黄果厚壳桂幼苗则比对照减少了 48.4%。

可见,经过 7 个月的处理,3 种幼苗的基径、株高和侧枝数均以 C 组增长最大,而最高处理组 E 组的幼苗增长情况则与对照相当,甚至比对照还低,说明高氮处理不但对幼苗生长没有促进作用,反而会起到抑制作用。实际上,氮处理对幼苗生长的抑制作用在 4 月份调查时就已经有所反映。如,4 月份调查时高氮处理组(D 和 E)上生长的荷木幼苗基径明显小于其他 2 个处理组($P < 0.01$)和对照组 A($P < 0.05$)。又如,E 组的黄果厚壳桂幼苗的株高也显著小于其他 3 个处理组($P < 0.05$),甚至比对照 A 还低,但差异不明显(图 1 和图 2)。

2.1.2 幼苗存活率 从表 2 可知,中等程度的氮处理对幼苗的存活率没有明显的影响,但高氮处理则导致幼苗存活率明显降低。如荷木幼苗,E 组存活的幼苗数量比对照减少 22.7%;又如锥栗幼苗,D 和 E 组存活的幼苗数量分别比对照减少 20.2%和 72.6%;E 组的黄果厚壳桂存活的幼苗数量比对照减少 58.76%。

表 2 氮处理对幼苗存活率的影响(%)

Table 2 Effects of nitrogen load on seedling survival rate (%)

	A	B	C	D	E
荷木 <i>S. superba</i>	87.50(2.50)a	80.00(1.44)a	85.83(6.51)a	91.67(0.83)a	67.5(10.41)b
锥栗 <i>C. chinensis</i>	84.16(3.00)a	73.33(4.41)a	85.00(7.64)a	66.67(3.00)b	22.50(1.44)c
黄果厚壳桂 <i>C. concinna</i>	95.1(1.44)A	94.17(3.63)A	95.83(0.83)A	89.17(3.63)A	39.17(3.00)B

2.2 光合作用

2.2.1 叶片气体交换 表 3 的结果表明,中等程度的氮处理对 3 种幼苗的光合作用有利,但高氮处理则趋向于对光合作用不利。3 种树苗的日平均净光合速率均以 C 组最高,荷木、锥栗和黄果厚壳桂幼苗的 P_n 分别比对照组高 22.7%、83.3%和 14.5%。3 个树种 D 处理组的幼苗的日平均净光合速率均比 C 处理组的低,黄果厚壳桂和锥栗幼苗甚至比对照还低,但差异不显著。

氮处理对荷木幼苗 WUE 的影响与对 P_n 的影响相似(表 3),C 组比对照高 46.6%,D 组呈现下降趋势,但不显著。锥栗幼苗的 WUE ,A、B 和 C 之间没有明显差异,但三者均明显高于 D 处理($P < 0.01$)。黄果厚壳桂幼苗的 WUE 各组之间差异不明显,但呈现出 B 组最高,向二头逐渐减小的趋势。

氮处理没有对荷木和黄果厚壳桂幼苗的气孔导度产生明显影响,但显著促进了锥栗幼苗的气孔导度($P < 0.01$,表 3)。

表 1 氮处理对幼苗侧枝数的影响

Table 1 Effects of nitrogen load on seedling branches

处理组 Treatment groups		4 月 April	7 月 July
荷木 <i>S. superba</i>	A	1.71(0.27)B	2.38(0.10)C
	B	2.23(0.23)B	3.13(0.15)BC
	C	2.36(0.19)B	4.73(0.84)A
	D	2.51(0.42)B	3.21(0.27)B
	E	4.33(0.51)A	2.82(0.59)BC
锥栗 <i>C. chinensis</i>	A	0.56(0.19)b	2.31(0.51)B
	B	1.46(0.67)b	3.58(0.53)A
	C	2.35(0.08)a	3.83(1.04)A
	D	1.73(0.27)a	3.39(0.70)A
	E	2.38(0.45)a	2.44(0.44)B
黄果厚壳桂 <i>C. concinna</i>	A	5.97(0.30)b	6.89(0.62)b
	B	6.3(0.21)ab	8.33(0.38)ab
	C	7.43(0.64)ab	9.05(0.67)a
	D	7.53(0.41)a	6.97(0.39)b
	E	5.59(0.90)b	3.56(0.44)c

* 所给数值为平均值,括号内为标准差,后附大小写字母分别表示不同处理间在 $P=0.01$ 和 $P=0.05$ 水平上差异显著 Mean value is given, S. E in the parenthesis, and the capital and small letters mean significantly different among the N treatment at $P=0.01$ and $P=0.05$ level (Duncan's multiple range test); the same below

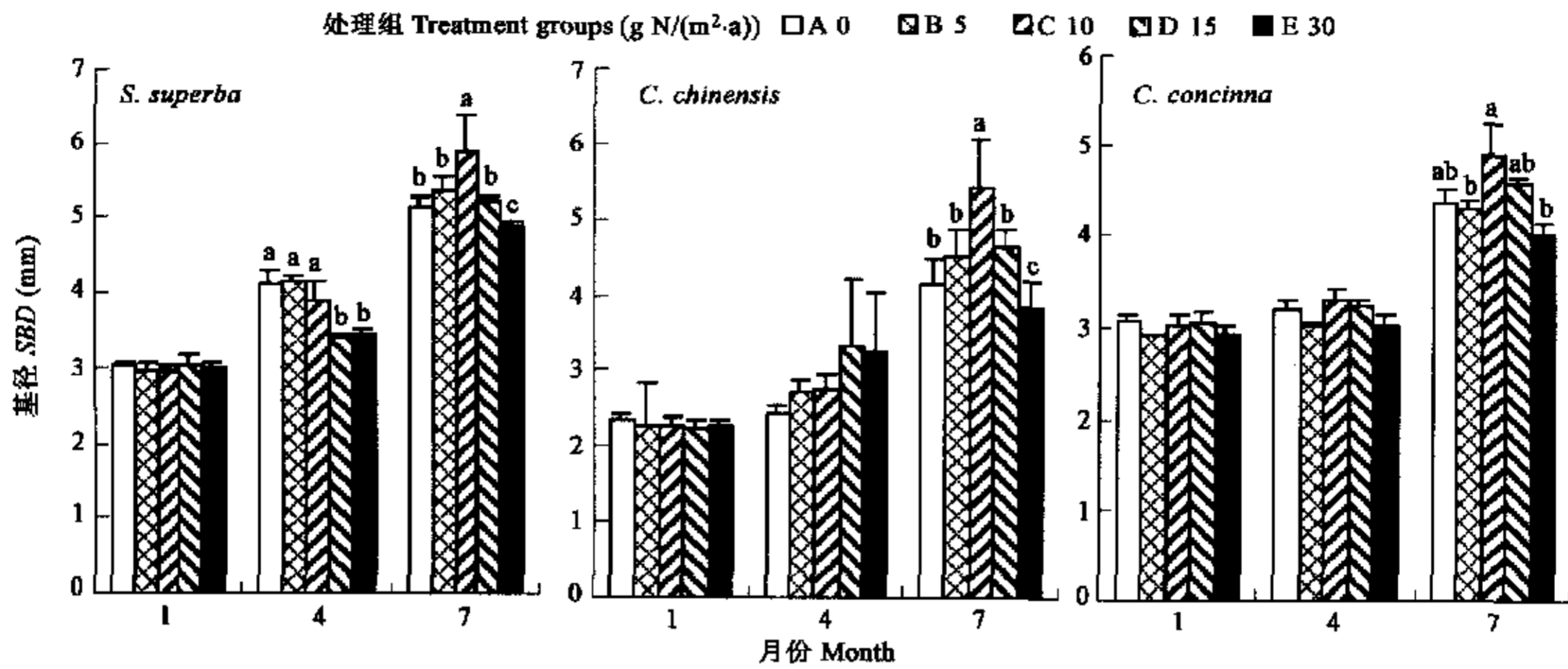


图1 氮处理对幼苗基径的影响

Fig. 1 Effects of nitrogen load on stem base diameter(SBD)during the growth period

Each value is the mean of three determinations, and the standard error is given by a vertical bar. Different letters above the columns indicate significant differences among the five groups (Duncan's multiple range test; $p < 0.05$); The same below

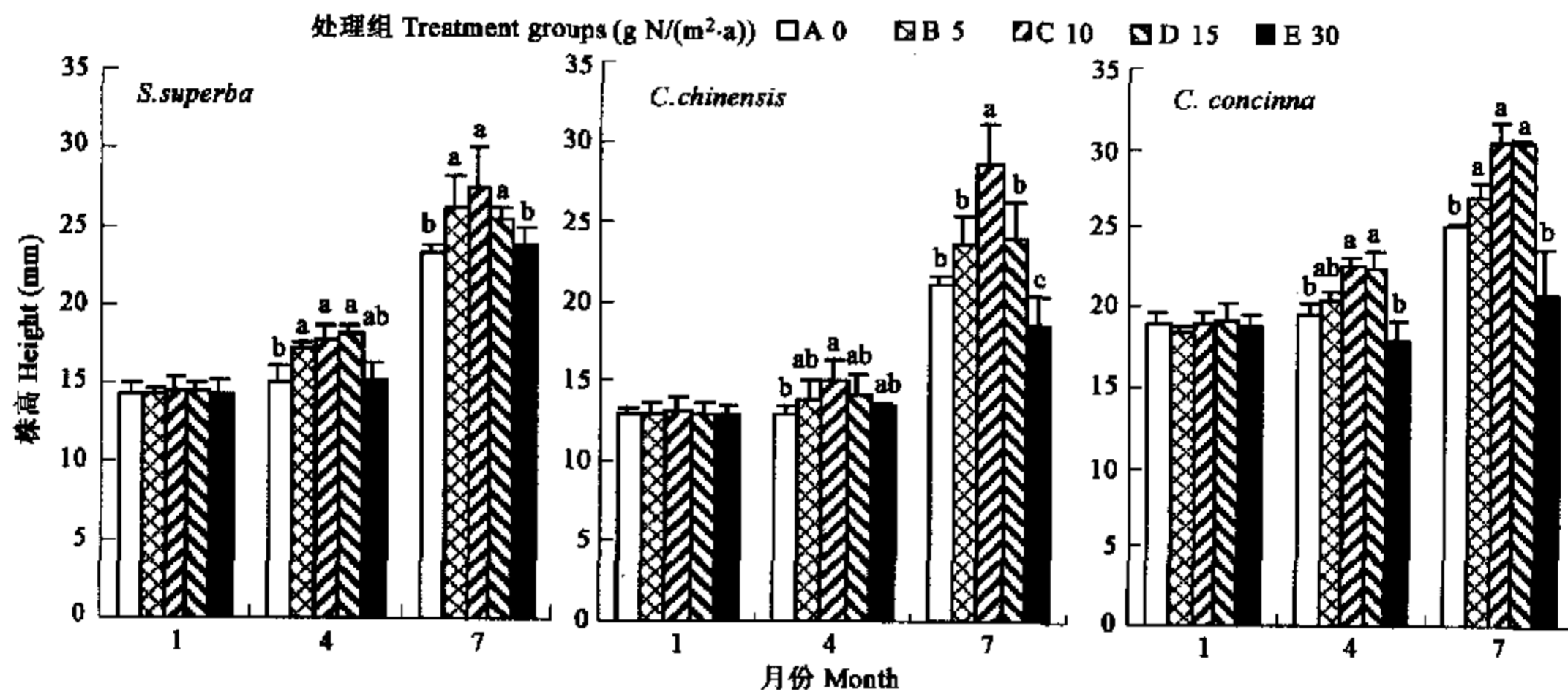


图2 氮处理对幼苗株高的影响

Fig. 2 Effects of nitrogen load on height during the growth period

表3 氮处理对日平均净光合速率(P_n)、水分利用效率(WUE)、气孔导度(C)的影响

Table 3 Effects of nitrogen load on P_n , WUE and C

		A	B	C	D
荷木 <i>S. superba</i>	$P_n(\mu\text{mol CO}_2/(\text{m}^2 \cdot \text{s}))$	2.56(0.18)B	2.68(0.27)AB	3.14(0.24)A	2.84(0.31)AB
	$WUE(\text{mmol CO}_2/\text{mol H}_2\text{O})$	1.48(0.15)b	1.60(0.31)ab	2.17(0.41)a	1.64(0.25)ab
	$C(\text{mmol}/(\text{m}^2 \cdot \text{s}))$	81.55(17.63)	61.69(8.28)	61.16(8.46)	60.90(13.90)
锥栗 <i>C. chinensis</i>	$P_n(\mu\text{mol CO}_2/(\text{m}^2 \cdot \text{s}))$	2.40(6.0)B	3.74(0.33)A	4.40(0.23)A	1.87(0.24)B
	$WUE(\text{mmol CO}_2/\text{mol H}_2\text{O})$	2.08(0.14)A	2.12(0.40)A	1.99(0.27)A	1.18(0.16)B
	$C(\text{mmol}/(\text{m}^2 \cdot \text{s}))$	61.71(0.22)B	105.61(9.10)A	121.47(5.18)A	92.33(16.91)A
黄果厚壳桂 <i>C. concinna</i>	$P_n(\mu\text{mol CO}_2/(\text{m}^2 \cdot \text{s}))$	2.27(0.399)	2.56(0.536)	2.6(0.564)	2.24(0.506)
	$WUE(\text{mmol CO}_2/\text{mol H}_2\text{O})$	1.91(0.615)	2.35(1.107)	1.78(0.802)	1.54(0.568)
	$C(\text{mmol}/(\text{m}^2 \cdot \text{s}))$	50.37(11.851)	53.45(11.823)	42.57(12.922)	41.03(16.541)

2.2.2 光合色素含量 荷木幼苗叶片的 Chl 含量,无论是以单位面积还是以单位鲜重计算,均呈现出随氮处理水平增加而增加的趋势,其中 C 和 D 组的 Chl 含量与对照相比显著增加($P < 0.05$,图 3 a,b)。D 组叶片的 Chl a、Chl b、Chl (a+b)和 Car 含量以单位面积计算分别比对照增加了 52.8%、82.4%、59.2%和 64.6%,以单位鲜重计算分别比对照增加了 52.3%、81%、

58.6%和64.9%。3个处理组单位面积叶片的Car含量均比对照组高,其中B与A差异显著($P < 0.05$),D与A差异极显著($P < 0.01$)。基于单位鲜重计算的荷木幼苗叶片Car含量,随氮处理水平增加而增加,且各组间差异均极显著($P < 0.01$)。

锥栗幼苗叶片的Chl a和Chl(a+b)的含量,无论是以单位面积还是以单位鲜重计算,均以B组最高($P < 0.01$),C组最低($P < 0.01$),但D与A组差异不明显。Chl b的含量各组间无明显差异。Car的含量,无论是以单位面积还是以单位鲜重计算,均趋向于D>B>A>C,D和B组明显高于C($P < 0.01$),但前三者差异不明显(图3c,d)。

黄果厚壳桂幼苗叶片的Chl和Car含量,无论是以单位面积还是以单位鲜重计算,均呈现出随氮处理水平增加而增加的趋势。D组黄果厚壳桂幼苗叶片的Chl a、Chl b、Chl(a+b)和Car含量以单位面积计算分别比对照增加了61.5%、74.3%、65.6%和42.1%,以单位鲜重计算分别比对照增加了58.7%、71.1%、61.7%和39.7%。Chl a含量以单位面积计算D组明显高于B组和A组($P < 0.05$),以单位鲜重计算D组只比A组明显增加($P < 0.05$)。Chl b含量D组与B和A组之间存在极显著差异($P < 0.01$)。总叶绿素含量D与B和A组之间存在明显差异($P < 0.05$)。Car含量各处理之间差异不明显(图3e,f)。

荷木幼苗的Chl a/b值趋向于随氮处理水平增加而减小,A和B组明显高于D组($P < 0.05$),但A、B和C3组之间差异不明显。对于锥栗幼苗,Chl a/b值以C组最低,明显低于D组($P < 0.05$)和B组($P < 0.01$),但与A组差异不明显。黄果厚壳桂幼苗Chl a/b值各处理间差异不明显。

可见,荷木和黄果厚壳桂幼苗的光合色素随处理水平增加而增加,但锥栗幼苗的光合色素含量随氮处理水平增加呈现先增加后下降的趋势。值得注意的是锥栗幼苗的Chl a、Chl b和Car含量均以C组最低,其原因可能与植株生长产生的稀释效应有关,因为C组对锥栗幼苗生长的促进作用在3种树苗中是最大的。

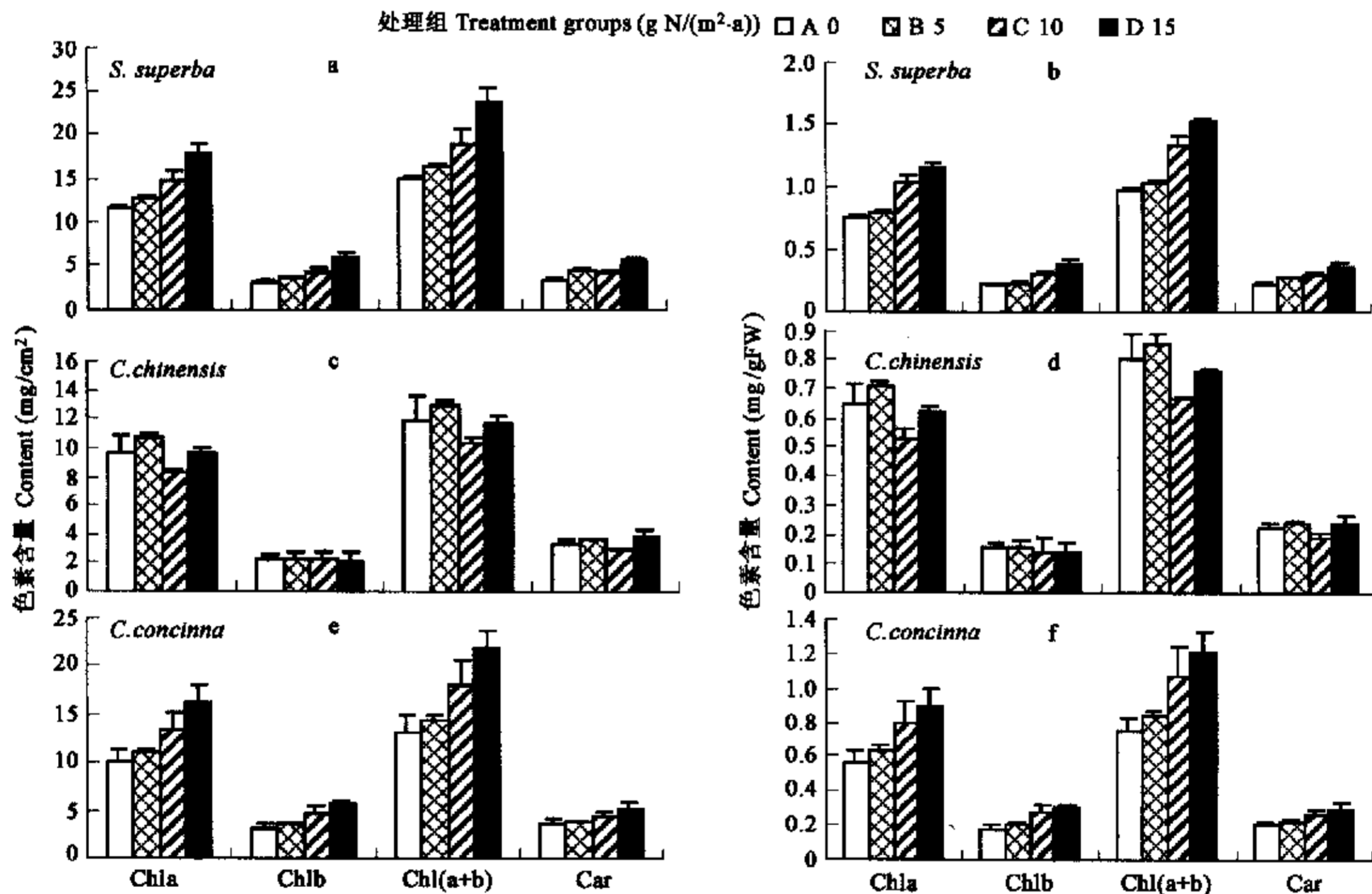


图3 氮处理对光合色素含量的影响

Fig. 3 Effects of nitrogen load on content of photosynthetic pigments

4 讨论

本研究的结果表明,3种树苗经过较长时间的处理,高氮处理将逐渐对幼苗生长产生负面效应,而中等程度的氮处理则对幼苗生长有利。这与其他研究结果是一致的。如哈佛森林的实验^[17]和Nakaji等^[18,19]对日本柳杉(*Cryptomeria japonica*)和日本赤松(*Pinus densiflora*)幼苗进行的氮处理实验。氮处理对幼苗生长具有促进作用,这是显然的。这是由于氮是大多数陆地植物生长的主要限制因子,因此,有效氮(包括氮沉降或者施氮)的增加无疑会促进植物生长。在这方面,常见的例子就是林业经营上通过施加氮肥来促进林木生长^[13]。又如,有人认为目前欧洲和北美森林的生长速度比20世纪早期要快,其中大气氮沉降的施肥作用是很重要的一个原因^[14~16]。但过量的氮沉降或者施氮却对树木生长有害。在Nakaji等^[18,19]的实验中,5个月后即发现高氮处理(113和340kg N/hm²)的日本赤松的全株生长量开始下降,两个生长季节后,比对照显著下降($P < 0.001$)。过量氮沉降或者施氮导致植物生长下降的原因是多方面的^[6]。

氮沉降或者氮处理引起植物死亡率增加的例子国外已有报道,国外的研究如 Dueck^[20]的熏氨气实验(模拟干沉降),高氮处理(151 $\mu\text{l}/\text{m}^3$)的石楠(*Calluna vulgaris*)8个月后存活量比对照下降了20%;对2种草本植物进行的相同浓度的熏氨气实验,16个月后,存活量分别下降了30%和50%^[21];McNulty等^[22]甚至报道了长期低强度的氮处理导致红果云杉(*Picea rubens* Sarg.)的生长下降和死亡率增加;Gotelli和Ellison^[31]也报道了长期增加的氮沉降增加了北美的瓶子草(*Sarracenia purpurea*)的灭亡风险。

由于氮与光合作用具有密切关系,如叶片氮含量影响叶片中光合色素含量和核酮糖1,5-二磷酸羧化酶(Rubisco)的含量和活性,因此,氮沉降或施氮无疑会影响光合作用及与其相关的气体交换过程。3种树苗的净光合速率随氮处理水平增加表现出先增加后降低趋势,即C组的Pn达到最大值,然后下降。这与其他的调查结果相符。如Brown等^[23]对3种常绿松树,即西加云杉(*Picea sitchensis*)、美西侧柏(*Thuja plicata*)和西部铁杉(*Tsuga heterophylla*)的幼苗进行氮处理,发现叶片氮含量在21 mg/g以下时,所有树种的光合速率均随叶片氮含量线性增加,但当叶片氮含量超过21mg/g时,光合速率反而下降。Nakaji等^[18,19]的研究也发现最高氮处理的日本赤松的净光合速率在第一个生长季的中期即开始下降,而在较低氮处理水平下净光合速率随氮输入量的增加而增加。但在有些研究中,发现氮处理没有引起光合速率变化^[24~27]。有研究者认为,过量的氮处理引起植物光合作用下降是由于营养失衡(这是与过量的氮输入伴随发生的主要症状之一),或者是自我荫蔽(Self-shading)所致^[18,19,23]。

过量的氮输入也会影响叶片光合色素含量,由于光合色素是植物光合作用的重要参与者,其含量及构成显然会影响光合作用进程。这方面的例子报道较多的是氮输入引起叶片光合色素含量增加,如在Warren等^[28]的研究中,氮处理导致单位面积Chl的含量增加了4倍,并且chl含量与单位面积氮含量呈正相关。又如Pérez-Solba M等^[29]对欧洲赤松(*Pinus sylvestris*)幼树进行为期14周熏氨气实验,结果针叶中chl a,chl b和car含量分别比对照高29%,38%和11%。这与本研究的结果是一致的。但有些研究得到了不同的结果,如Schaberg等^[27]发现施氮没有引起各个不同氮处理间chl含量的明显变化。又如同样是对欧洲赤松进行熏氨气处理,另一个实验发现针叶中chl a的含量增加,而chl b和car的含量却没发生变化^[30]。过量的氮导致光合色素含量下降可能与植物营养失衡有关^[18,19]。

不同树种对氮沉降的响应存在差异。例如,中等水平的氮处理对锥栗幼苗的促进作用最强,对黄果厚壳桂幼苗的促进作用则最弱。表现在锥栗幼苗的基径、株高和净光合速率与对照相比增幅最大,而黄果厚壳桂则最小。高氮沉降导致锥栗幼苗的死亡率大大增加,而对荷木幼苗的存活率影响较小。氮沉降增加对不同种植物影响的程度不同可能会对森林生态系统的群落动态产生影响。已有学者开始着手这方面的研究,如Catovsky等^[32]通过对氮处理对幼苗的影响的研究,预测新生的北美温带针阔混交林将以一些演替早期的树种如黄桦(*Betula alleghaniensis*)为主要优势树种,而成林中一些演替后期的树种将更稳定。至于氮沉降对我国南亚热带森林群落动态将产生何种影响,目前尚无定论。

尽管鼎湖山地区大气氮沉降的水平已经很高,但在短期内,氮沉降对森林植物(至少对于树苗)的生长仍然具有促进作用。但是,由于氮沉降增加可能对森林群落结构具有潜在影响,因此,对南亚热带森林的总体效应是利是弊有待于进一步研究。并且,由对幼苗的研究所得到的结论是否适用于自然林也有待于作进一步检验。

References:

- [1] Vitousek P M, Aber J D, Howarth R W, et al. Human alteration of the global nitrogen cycle: Sources and consequences. *Ecol. Appl.*, 1997, 7 (3): 737~750.
- [2] Binkley D, Son Y, Valentine D W. Do forest receive occult inputs of nitrogen? *Ecosystems*, 2000, 3: 321~331.
- [3] Van Breemen N, Van Dijk H F G. Ecosystem effects of atmospheric deposition of nitrogen in the Netherlands. *Environ. Pollut.*, 1988, 54: 249~274.
- [4] Magill A H, Aber J D, Hendricks J J, et al. Biogeochemical response of forest ecosystems to simulated chronic nitrogen deposition. *Ecol. Appl.*, 1997, 7: 402~415.
- [5] Matson P A, Lohse K A, Hall S J. The globalization of nitrogen deposition: consequences for terrestrial ecosystems. *Ambio.*, 2002, 31: 113~119.
- [6] Li D J, Mo J M, Fang Y T, et al. Impact of nitrogen deposition on forest plants. *Acta Ecologica Sinica.*, 2003, 23 (9): 1891~1900.
- [7] Fenn M E, Poth M A, Aber J D, et al. Nitrogen excess in north American ecosystems: predisposing factors, ecosystem responses, and management strategies. *Ecol. Appl.*, 1998, 8: 706~733.
- [8] Huang Z L, Ding M M, Zhang Z P, et al. The hydrological processes and nitrogen dynamics in a monsoon evergreen broad-leaved forest of Dinghu shan. *Acta Phytocool Sin.*, 1994, 18 (2): 194~199.
- [9] Zhou G Y and Yan J H. The influence of regional atmospheric precipitation characteristics and its element inputs on the existence and development of Dinghushan forest ecosystems. *Acta Ecologica Sinica*, 2001, 21 (12): 2002~2012.

- [10] Liu S Y. Biogeochemical cycling characteristics of Dahurian Larch plantation ecosystem. *Chin. J. Ecol.*, 1992, **11** (5):1~6.
- [11] Hao J M, Xie S D, Duan L, et al. *Critical load of acid deposition and applications*. Beijing: Tsinghua University Press, 2001. 6.
- [12] Lichtenthaler H K. Chlorophyll and carotenoids; pigments of photosynthetic biomembranes. *Methods in Enzymology*, 1987, **148**: 349~382.
- [13] Tamm C O. *Nitrogen in terrestrial ecosystems: Questions of productivity, vegetational changes, and ecosystem stability*. Berlin: Springer Verlag, 1991.
- [14] Kurz W A, Apps M J, Beukema S J and Lekstrum T. 20th century carbon budget of Canadian forests. *Tellus*, 1995, **47**: 170~177.
- [15] Speicker H, Mielikäinen K, KOHL M, et al. *Growth trends in European forests*. Berlin: Springer, 1996.
- [16] Binkley D and Högborg P. Does atmospheric deposition of nitrogen threaten Swedish forests? *Forest Ecology and Management*, 1997, **92**: 119~152.
- [17] Magill A H, Aber J D, Berntson G M, et al. Long-term nitrogen additions and nitrogen saturation in two temperate forests. *Ecosystems*, 2000, **3**: 238~253.
- [18] Nakaji T, Fukami M, Dokiya Y, et al. Effects of high nitrogen load on growth, photosynthesis and nutrient status of *Cryptomeria japonica* and *Pinus densiflora* seedlings. *Trees*, 2001, **15**: 453~461.
- [19] Nakaji T, Takenaga S, M Kuroha, et al. Photosynthetic response of *Pinus densiflora* seedlings to high nitrogen load. *Environmental Sciences*, 2002, **9**(4): 269~282.
- [20] Dueck T A. Effects of ammonia and sulphur dioxide on the survival and growth of *Calluna vulgaris* (L.) Hull seedlings. *Functional Ecology*, 1990, **4**: 109~116.
- [21] Van der Eerden L J, Dueck T H, Berdowski J J M, et al. Influence of NH₃ and (NH₄)₂SO₄ on heathland vegetation. *Acta Botanica Neerlandica*, 1991, **40** (4): 281~296.
- [22] McNulty S G, Aber J D, and Newman S D. Nitrogen saturation in a high elevation New England spruce-fir stand. *For Ecol. Manage.*, 1996, **84**: 109~121.
- [23] Brown K R, Thompson W A, Camm E L. Effects of N addition rates on the productivity of *Picea Sitchensis*, *Thuja plicata*, and *Tsuga heterophylla* seedlings II. Photosynthesis, ¹³C discrimination and N partitioning in foliage. *Trees*, 1996, **10**: 198~205.
- [24] Brix H. Effects of nitrogen fertilizer source and application rates on foliar nitrogen concentration, photosynthesis, and growth of Douglas-fir. *Can. J. For Res.*, 1981, **11**: 775~780.
- [25] Sheriff D W, Nambiar E K S, Fife D N. Relationships between nutrient status, carbon assimilation and water use efficiency in *Pinus radiata* (D. Don) needles. *Tree Physiol.*, 1986, **2**: 73~88.
- [26] Reich PB, Schoettle AW. Role of phosphorous and nitrogen in photosynthetic and whole-plant carbon gain and nutrient use efficiency in eastern white pine. *Oecologia*, 1988, **77**: 25~33.
- [27] Schaberg P G, Perkins T D, McNulty S G. Effects of chronic low-level N additions on foliar elemental concentrations, morphology, and gas exchange of mature montane red spruce. *Can. J. Res.*, 1997, **27**: 1622~1629.
- [28] Warren C R, Dreyer E, Adams M A. Photosynthesis-Rubisco relationships in foliage of *Pinus sylvestris* in response to nitrogen supply and the proposed role of Rubisco and amino acids as nitrogen stores. *Trees*, 2003, **17**: 359~366.
- [29] Pérez-Solba M, Stulen I, Van der Eerden L J M. Effects of atmospheric ammonia on the nitrogen metabolism of Scots pine (*Pinus sylvestris*) needles. *Physiologia Plantarum*, 1994, **90**: 629~636.
- [30] Clement J M A M, de Boer M, Venema J H, et al. There is no direct relationship between N-status and frost hardness in needles of NH₃-exposed Scots pine seedlings. *Phyton.*, 2000, **40**: 21~33.
- [31] Gotelli N J, Ellison A M. Nitrogen deposition and extinction risk in the Northern pitcher plant, *sarracenia purpurea*. *Ecology*, 2002, **83**: 2758~2765.
- [32] Catovsky S, Kobe R K, Bazzaz F A. Nitrogen-induced changes in seedling regeneration and dynamics of mixed conifer-broad-leaved forests. *Ecological Applications*, 2002, **12**: 1611~1625.

参考文献:

- [6] 李德军, 莫江明, 方运霆, 等. 氮沉降对森林植物的影响. *生态学报*, 2003, **23**(9):1891~1900.
- [8] 黄忠良, 丁明懋, 张祝平, 等. 鼎湖山季风常绿阔叶林的水文学过程及其氮素动态. *植物生态学报*, 1994, **18**(2):194~199.
- [9] 周国逸, 闫俊华. 鼎湖区域大气降水特征和物质元素输入对森林生态系统存在和发育的影响. *生态学报*, 2001, **21**(12):2002~2012.
- [10] 刘世荣. 兴安落叶松人工林生态系统营养元素生物地球化学循环特征. *生态学杂志*, 1992, **11**:1~6.
- [11] 郝吉明, 谢绍东, 段雷, 等. 酸沉降临界负荷及其应用. 北京:清华大学出版社, 2001. 6.