DOI: 10.11931/guihaia.gxzw201507004

张珊珊, 康洪梅, 杨文忠, 等. 干旱胁迫下 AMF 对云南蓝果树叶片解剖结构的影响 [J]. 广西植物, 2016, 36(10):1265-1274 ZHANG SS, KANG HM, YANG WZ, et al. Effects of arbuscular mycorrhizal fungi on anatomical structure of *Nyssa yunnanensis* leaves under drought stress [J]. Guihaia, 2016, 36(10):1265-1274

干旱胁迫下 AMF 对云南蓝果树叶片解剖结构的影响

张珊珊,康洪梅,杨文忠*,向振勇

(云南省林业科学院,云南珍稀濒特森林植物保护和繁育国家林业局重点实验室,昆明 650201)

摘 要:苯菌灵为杀真菌剂,在土壤含水量为 32.32%、29.63%、25.86%、19.39%、12.93%和 6.46%的条件下,分别添加苯菌灵和不添加苯菌灵,形成"低 AMF"和"高 AMF"处理。该研究以云南蓝果树幼苗叶片为材料,利用 盆栽试验研究了干旱胁迫下丛枝菌根真菌(AMF)对云南蓝果树幼苗叶片解剖结构及抗旱性的影响。结果表明:添加苯菌灵处理显著降低了不同水分处理条件下 AMF 侵染率,随着干旱胁迫程度加剧,云南蓝果树幼苗 根部的 AMF 侵染率显著降低。轻度胁迫条件下(土壤含水量为 29.63%),叶片解剖结构参数未发生显著变化;土壤含水量低于 25.86%,云南蓝果树幼苗表现出较高的抗旱性,苯菌灵处理可以显著影响叶片角质层厚度、栅栏组织厚度和上表皮厚度等 7 个叶片结构指标,证明了高 AMF 可以增强代表云南蓝果树幼苗叶片抗旱性的结构性状。土壤含水量为 25.86%、19.39%和 12.93%时苯菌灵处理的效果较土壤含水量为 6.46%时更显著,这是因为 6.46%的土壤含水量严重抑制 AMF 的侵染,说明 AMF 侵染程度会影响云南蓝果树幼苗的抗旱性。进一步用隶属函数值法对 10 个叶片性状进行综合评价,发现高 AMF 处理可增强云南蓝果树幼苗的抗旱性。该研究结果为 AMF 在濒危物种云南蓝果树保护过程中的合理利用提供了理论依据。 关键词:云南蓝果树,濒危植物,干旱胁迫,叶片解剖结构,丛枝菌根真菌,植物保护 **中图分类号**: 0944,S718.43 文献标识码:A 文章编号: 1000-3142(2016)10-1265-10

Effects of arbuscular mycorrhizal fungi on anatomical structure of *Nyssa yunnanensis* leaves under drought stress

ZHANG Shan-Shan, KANG Hong-Mei, YANG Wen-Zhong*, XIANG Zhen-Yong

(Key Laboratory of Rare and Endangered Forest Plant of State Forestry Administration, Yunnan Academy of Forestry, Kunming 650201, China)

Abstract: The objective of this study was to verify the effects of arbuscular mycorrhizal fungi (AMF) on drought resistance of *Nyssa yunnanensis*, and to explore the mycorrhizal ways of plant conservation. A pot experiment was conducted to study the effects of AMF on anatomical structure characteristics of *N. yunnanensis* seedlings and their drought resistances under different water conditions. Six water conditions (soil water content) were designed in this pot experiment: 32.32%, 29.63%, 25.86%, 19.39%, 12.93% and 6.46%, and at each water treatment, both sterilization (Low AMF) and no sterilization (High AMF) were contained through adding fungicide benomyl to control AMF. The results showed that AMF colonization rate were significantly decreased in "Low AMF" treatment under different water treatments. Moreover, AMF colonization

收稿日期: 2015-10-10 修回日期: 2015-12-28

基金项目: 国家自然科学基金(31460119, 31660164);国家林业局珍稀濒危物种野外救护与繁育项目(2014YB1004,2015YB1021);云南省应用基础研究青年项目(2013FD075)[Supported by the National Natural Science Foundation of China (31460119, 31660164); State Forestry Administration of China (2014YB1004,2015YB1021); Yunnan Provincial Natural Science Foundation (2013FD075)]。

作者简介:张珊珊(1984-),女,安徽宿州人,博士,助理研究员,主要从事保护生态学研究,(E-mail)zhang_ss1012@163.com。

^{*}通讯作者:杨文忠,博士,副研究员,主要从事保护生物学及生物多样性研究,(E-mail)yangwz2004@126.com。

rate of *N. yunnanensis* roots significantly decreased with the intensity of increased drought. No significant difference was found in anatomical structure characteristics under mild drought stress conditions (soil water content was 29.63%) whereas *N. yunnanensis* seedlings showed higher resistances under severe drought stress conditions (soil water content was less than 25.86%). Benomyl treatment significantly affected seven leaf structure indices, such as the leaf cuticle thickness, palisade tissue thickness, upside epidermal thickness, plisade tissue / spongy tissue ratio, tightness of leaf tissue structure, sponge tissue thickness and leaf institutions looseness when soil water content was less than 25.86%, suggesting that high AMF could enhance leaf structure traits on behalf of the drought resistance of *N. yunnanensis* seedlings when under severe drought stress conditions. Effects of AMF on *N. yunnanensis* seedlings under 25.86%, 19.39% and 12.93% were more significant than under 6.46% water content of soil. That was because AMF colonization was severely restrained by 6.46% water content of soil. Thus, effects of AMF on plant probably positively related to the colonization rate. Based on principal component analysis of *N. yunnanensis* 10 structure's index of leaves, and the method of membership function value, leaf traits of main structure index were comprehensively evaluated. The results demonstrated that *N. yunnanensis* seedlings showed stronger drought resistance under high AMF conditions. The experimental results provided the theoretical basis for the reasonable use of AMF in the protection of endangered species *N. yunnanensis*.

Key words: Nyssa yunnanensis, drought stress, endangered plants, anatomical structure of leaves, arbuscular mycorrhizal fungi (AMF), plant conservation

干旱胁迫是影响植物生长发育、生产力和光合 作用等的重要环境因子 (Rigoberto et al, 2004; Smorenburg et al, 2003)。特别是随着世界气候的急 剧变化,全球温室效应加剧,导致很多地区干旱发生 (Meehl & Tebaldi, 2004; Schärc et al, 2004), 并引发 森林天然更新困难甚至死亡(Allen et al, 2010; Barbeta and Peñuelas, 2013)。干旱胁迫对濒危植物 会产生毁灭性的影响(约下降 16%)(Bartholomeus et al,2011),因为濒危物种大多表现为适宜分布区 狭窄、对生境要求较高及抗逆性较差等特点(Lawler et al,2002)。丛枝菌根真菌(arbuscular mycorrhizal fungi,AMF)在植物抗旱过程中通过改善植物的养 分平衡和水分利用效率,改善植物营养状况,增加植 物幼苗的株高和生物量等生长指标(杨振寅和廖声 熙.2005), 增强植物的抗旱能力(吴强盛等. 2005; 杨振寅和廖声熙,2005)。在植物生长发育过程中 叶片解剖结构特点最能反映出植物的抗旱程度, 目 多项参数都与植物抗旱性相关,如叶片角质层厚度、 栅栏组织厚度和气孔数量等(李芳兰和包维楷, 2005;季孔庶等,2006;郭改改等,2013;任媛媛等, 2014)。那么,干旱胁迫下 AMF 如何通过影响叶片 结构进而影响其抗旱性,尚未见有相关报道。

云南蓝果树(Nyssa yunnanensis)为蓝果树科 (Nyssaceae)蓝果树属(Nyssa Gronov ex Linn.),现存 天然种群及幼苗数量都极少,天然更新困难,濒临灭 绝,属于极小种群野生植物(陈伟等,2011)。从前期 调查研究的结果看,云南蓝果树主要分布于溪流边, 且有部分根露于溪流中,唯一发现的幼苗也分布于溪 流边。前期幼苗培育实验中发现,云南蓝果树幼苗对 土壤含水量要求较高,当土壤含水量稍低时,叶片即 呈现下垂、萎焉状态,严重时,植株地上部分或是全株 死亡。云南蓝果树原生境在内的大量天然林不断被 橡胶、咖啡、茶叶等经济林所取代,其适生地的小气候 被改变,因此导致云南蓝果树旁边的溪流干涸。尤其 是西双版纳地区自1974-2003年来平均气候情况为9 月份至次年2月份,均处于旱季(刘文杰和李红梅, 1997)。因此,笔者假设日益干旱的气候以及导致的 土壤水分含量下降,也许是其导致灭绝的原因之一。 植物叶片的结构将能准确地反映出其对生存环境适 合度的高低,然而云南蓝果树叶片应对干旱胁迫时解 剖结构是否发生变化,以及 AMF 又起到如何的调节 作用,尚未见报道。因此,本研究以云南蓝果树幼苗 叶片为材料,利用盆栽试验研究云南蓝果树在干旱胁 迫下叶片解剖结构发生的变化及 AMF 在此过程中的 调节作用,阐述云南蓝果树应对干旱胁迫的机制,为 其濒危机制研究提供理论依据。本研究选用苯菌灵 为杀真菌剂,研究干旱胁迫条件下 AMF 对极小种群 野生植物云南蓝果树叶片解剖结构及抗旱性的影响, 探求云南蓝果树保护的菌根学途径。

1 材料与方法

1.1 材料

选择云南蓝果树1年实生幼苗作为研究对象。

2013年4月中旬将生长基本一致的幼苗移栽到容 积为10L的花盆中,每盆1株,栽培基质为云南省 林业科学院苗圃红壤。用红壤于次氯酸钠(NaClO) 中浸泡48h,洗净后120℃烘8h。

1.2 试验设计

研究于云南省林业科学院温室条件下进行,自 然温度和自然光照,水分人工控制,为2因子(AMF ×水分)试验。AMF处理为施加苯菌灵(低AMF)和 不加苯菌灵(对照,高AMF),对于施加苯菌灵处理, 将2g杀真菌剂苯菌灵溶于2L自来水,加到盆钵 中,每月处理1次,获得低AMF处理的土壤,同时在 对照处理的盆钵中每次均加入相同量的自来水。基 于试验土壤的田间持水量(32.32%),水分设置6个 水平(32.32%、29.63%、25.86%、19.39%、12.93%和 6.46%),分别用W1,W2,W3,W4,W5和W6表示, 共得到2(AMF)×6(水分)=12个处理,每个处理10 个重复,共有120个盆钵。实验期限为3个月,2014 年7月中旬采样,测定相应指标。

1.3 测定指标及方法

1.3.1 AMF 侵染率的测定 取部分新鲜根部样品固定于 FAA 溶液中(37%甲醛-冰醋酸-50%乙醇溶液,体积比 9:0.5:0.5)用于检测 AMF 侵染率。先将根部的固定液清洗干净,然后浸泡在 10%的 KOH中,90℃水浴加热 5 min,然后用 1%的盐酸酸化 15 min,并用酸性品红染色过夜,将根部剪成 2 cm 长的根段,在显微镜下 10 倍物镜观察,用十字交叉法计算侵染率。侵染率的计算公式:

侵染率= 侵染根段长度/根段总长度×100%。 1.3.2 叶片解剖结构 实验结束后,在幼苗第2、第3 叶片切取0.5 cm²的叶片组织进行测定,用 FAA 固 定液固定,番红-固绿对染。在Leica 光学显微镜下 用目镜测微尺测量叶片总厚度、上表皮厚度、栅栏组 织厚度、海绵组织厚度和下表皮厚度等结构特征,所 有观测值均为30个视野的平均值。

叶片组织结构紧密度=栅栏组织厚/叶片总厚 度×100%;叶片组织结构疏松度=海绵组织厚/叶片 总厚度×100%。

1.3.3 气孔密度观察 在新鲜叶片样品下表面涂一 层快干胶,干燥后将胶膜取下,放在干燥载玻片上, 盖好盖玻片,在显微镜 10 倍物镜下观察。每个植株 采集 3 个叶片,每个叶片随机测定 10 个视野求其平 均值,每个处理共获得(3×10×5)150 个数据。

1.4 数据统计分析

采用双因素方差分析,比较 AMF 处理和干旱胁 迫处理对云南蓝果树幼苗叶片解剖结构的影响,并 在确定主效应是否显著的基础上,说明水分与 AMF 之间是否对叶片结构各参数存在交互效应。方差分 析时,不满足方差齐性检验的数据通过 [arcsin]或 [log(x+1)]转换以满足方差分析的要求。采用 Post-hoc Tukey 法检验变量的显著性,如果数据不满 足参数检验条件,就采用 Kruskall-Wallis 法检验。 5%为显著水平,1%为极显著水平。所有数据都通 过 SPSS17.0 软件进行方差分析、Pearson 相关系数 分析和主成分分析。其中,隶属函数值具体公式:

 $X(\mu) = (X - X_{\min}) / (X_{\max} - X_{\min})$ 的绝对值。式 中, X 表示各指标的测定值, X_{\max} 和 X_{\min} 分别表示各 处理条件下指标的最大和最小测定值。

2 结果与分析

2.1 丛植菌根真菌侵染率

表1显示,施加苯菌灵处理显著降低了 AMF 对 云南蓝果树幼苗根部的侵染率,形成低 AMF 处理 (F=38.141,P<0.01);不施加苯菌灵的处理则形成 高 AMF 处理。无论是高 AMF 处理还是低 AMF 处 理,AMF 侵染率都随着土壤水分含量的降低显著下 降(F=11.093,P<0.01;F=37.175,P<0.01)。

2.2 叶片解剖结构参数比较

不同水分处理条件下,采集云南蓝果树苗期叶 片在电镜下观察组织解剖结构特征(表1)。由表1 可知,它们在不同处理条件下所表现出的叶片组织 结构特征差异显著。AMF 处理和水分处理在叶片 解剖结构的10个指标上都差异显著,但AMF 处理 和水分处理的交互作用只对叶片的角质层厚度、上 表皮厚度、栅海比和气孔密度产生显著影响。

表2显示,在测定叶片解剖结构的10个指标 中,无论是高AMF处理还是低AMF处理,3个指标 (栅栏组织厚度、栅栏组织海绵组织厚度比和气孔 密度)在土壤水分W3处理时开始出现拐点,2个指 标(叶片厚度和角质层厚度)在土壤水分W4处理 时开始出现拐点,3个指标(上表皮厚度、下表皮厚 度和海绵组织厚度)在土壤水分W5处理时开始出 现拐点,叶片结构紧密度不受土壤含水量的任何影 响。因此,当土壤水分为W3时,云南蓝果树叶片的 结构就开始表现出对干旱胁迫的抗逆响应,虽然各

广 西 植 物

变量 Variables	自由度 df	叶片厚度 Leaf thickness	角质层 厚度 Cuticle thickness	上表皮 厚度 Upside epidermal thickness	下表皮 厚度 Downside epidermal thickness	栅栏组织 厚度 Palisade tissue thickness	海绵组织 厚度 Spongy tissue thickness	栅海比 Palisade tissue/ spongy tissue	叶片结构 紧密度 Structure tightness of mesophyll tissue (%)	叶片结构 疏松度 Structure loosenesss of mesophyll tissue (%)	气孔密度 Stoma density
AMF	1	**(F = 11.604)	**(F =	**(F = 04.046)	** (F=	**(F = 24.284)	**(F = 22.608)	**(F = 70,505)	**(F = 12, 120)	**(F = 22, 448)	**(F = 28.057)
1. //	-	11.094)	00.300)	94.040)	7.708)	54.284)	22.008)	19.393)	12.120)	55.448)	28.937)
水分	5	** (<i>F</i> =	** (<i>F</i> =	** (<i>F</i> =	** (<i>F</i> =	** (<i>F</i> =	** (<i>F</i> =	** (<i>F</i> =	** (<i>F</i> =	**(F =	** (<i>F</i> =
Water		6.059)	13.294)	10.453)	4.657)	15.474)	7.150)	26.233)	6.434)	49.971)	96.743)
AMF×	5	ns(F =	** (F =	* (F =	ns(F =	ns(F =	ns(F =	** (F =	ns(F =	ns(F =	** (F =
水分		0.098)	3.329)	3.239)	0.338)	0.764)	0.196)	4.808)	0.473)	1.915)	14.218)
Water											

注:*.在 0.05 水平上相关性显著(双侧检验);**.在 0.001 水平上相关性显著(双侧检验); ns.在 0.05 水平上相关性不显著。下同。

Note: *. Correlation is significant at the 0.05 level (2-tailed); **. Correlation is significant at the 0.001 level (2-tailed); ns. Correlation is not significant at the 0.05 level (2-tailed). The same below.

表 2 叶片解剖结构指标的测定结果

Table 2 Testing result of structural anatomy parameter of leaves (mean ± SE)

有无 AMF 处理 (0,低 AMF; 1,高 AM With or without AMF (0, low AMF; 1, high A	F) MF)	W1	W2	W3	W4	W5	W6
AMF 侵染率	AMF0	20.84±3.44aA	13.54±3.86bA	8.36±2.53bcA	5.14±1.47cA	2.51±0.94cA	$0.78 \pm 0.05 \mathrm{dA}$
rate (%)	AMF1	45.66±1.30aB	43.86±1.57aB	$30.10{\pm}1.66\mathrm{bB}$	$20.19{\pm}2.14{\rm cB}$	$11.62{\pm}1.70{\rm dB}$	$10.14 \pm 3.09 \mathrm{dB}$
叶片厚度	AMF0	167.82±3.92dA	$175.14 \pm 2.79 \text{cdA}$	174.73±4.30bcdA	$176.24 \pm 3.30 \mathrm{abcA}$	181.82±1.25aA	180.16±3.47aA
Leaf thickness ($\mu m)$	AMF1	178.23±3.32dA	$181.78{\pm}2.87{\rm cdA}$	186.59±3.32bcdA	190.73±3.21abcA	195.12±2.55aA	199.32±2.09aA
角质层厚度	AMFO	$1.64 \pm 0.36 \mathrm{bA}$	$1.61 \pm 0.48 \mathrm{bA}$	$54\pm 3.86bA$ $8.36\pm 2.53bcA$ $5.14\pm 1.47cA$ $2.51\pm 0.94cA$ $0.78\pm 0.05dA$ $86\pm 1.57aB$ $30.10\pm 1.66bB$ $20.19\pm 2.14cB$ $11.62\pm 1.70dB$ $10.14\pm 3.09dB$ $14\pm 2.79cdA$ $174.73\pm 4.30bcdA$ $176.24\pm 3.30abcA$ $181.82\pm 1.25aA$ $180.16\pm 3.47aA$ $78\pm 2.87cdA$ $186.59\pm 3.32bcdA$ $190.73\pm 3.21abcA$ $195.12\pm 2.55aA$ $199.32\pm 2.09aA$ $51\pm 0.48bA$ $1.69\pm 0.38bA$ $1.79\pm 0.45abA$ $1.85\pm 0.50abA$ $2.62\pm 1.24aA$ $42\pm 0.67cB$ $3.05\pm 0.38bcB$ $3.86\pm 0.56abB$ $4.05\pm 0.67abB$ $4.95\pm 0.65aB$ $22\pm 2.35bA$ $24.62\pm 1.97bA$ $26.05\pm 2.62abA$ $27.89\pm 1.03aA$ $28.16\pm 1.72aA$ $26\pm 1.76bB$ $33.48\pm 1.76bB$ $36.48\pm 1.91abB$ $40.25\pm 1.99aB$ $45.79\pm 2.08aB$ $76\pm 1.92cA$ $12.81\pm 1.88bcA$ $12.27\pm 2.12bcA$ $14.97\pm 2.04abA$ $19.32\pm 2.18aA$ $77\pm 1.79bcA$ $15.85\pm 2.00bcA$ $16.03\pm 1.72bcA$ $19.32\pm 2.09abA$ $20.06\pm 1.49aA$ $58\pm 2.08cdB$ $58.46\pm 2.08bcB$ $63.26\pm 2.31abB$ $66.18\pm 2.38aB$ $68.05\pm 2.21aB$ $96\pm 2.44aA$ $94.39\pm 2.88aA$ $93.25\pm 1.65abA$ $90.00\pm 3.58bcA$ $82.69\pm 3.54cA$ $45\pm 2.00aA$ $85.75\pm 2.95aB$ $80.50\pm 1.97abB$ $75.32\pm 2.03bcB$ $70.47\pm 2.08cB$ $2\pm 0.06bcA$ $0.43\pm 0.11bA$ $0.44\pm 0.04bA$ $0.52\pm 0.09aA$ $0.55\pm 0.08aA$ $8\pm 0.03bcB$ $0.67\pm 0.04bB$ $0.77\pm 0.04bB$ $0.85\pm 0.05aB$ $0.92\pm 0.05aB$ $00\pm 1.00aA$ $24.00\pm 4.00aA$ $24.00\pm 2.00aA$ $26.00\pm 1.00aA$ $26.00\pm 2.00aA$ <			
Cuticle thickness ($\mu m)$	AMF1	$2.30 \pm 0.30 \mathrm{cB}$	$2.42 \pm 0.67 \mathrm{cB}$	$3.05 \pm 0.38 \mathrm{bcB}$	$3.86 \pm 0.56 abB$	$4.05 \pm 0.67 \mathrm{abB}$	4.95±0.65aB
上表皮厚度 Ungida apidarmal	AMFO	$21.05{\pm}2.49\mathrm{bA}$	23.22 ± 2.35 bA	$24.62{\pm}1.97{\rm bA}$	$26.05{\pm}2.62{\rm abA}$	27.89±1.03aA	28.16±1.72aA
thickness (μm)	AMF1	$28.62{\pm}1.83{\rm bA}$	$32.26{\pm}1.76\mathrm{bB}$	$33.48{\pm}1.76{\rm bB}$	$36.48 \pm 1.91 \mathrm{abB}$	40.25±1.99aB	$45.79 \pm 2.08 aB$
下表皮厚度 Doumoido anidarmal	AMFO	$12.46 \pm 2.33 \mathrm{cA}$	$12.76{\pm}1.92{\rm cA}$	$12.81{\pm}1.88{\rm bcA}$	$12.27 \pm 2.12 \text{bcA}$	$14.97 \pm 2.04 \mathrm{abA}$	19.32±2.18aA
thickness (µm)	AMF1	$14.25{\pm}1.63{\rm cA}$	$14.97{\pm}1.79{\rm bcA}$	$15.85{\pm}2.00{\rm bcA}$	$16.03{\pm}1.72{\rm bcA}$	$19.32 \pm 2.09 abA$	20.06±1.49aA
栅栏组织厚度 Balianda tianna	AMF0	34.08 ± 2.66 dA	$39.58 \pm 1.81 \text{cdA}$	$41.23{\pm}2.71{\rm bcA}$	$42.88{\pm}1.70{\rm abA}$	47.11±0.51aA	47.37±1.44aA
thickness (µm)	AMF1	$50.56{\pm}2.08{\rm dB}$	$52.68{\pm}2.08{\rm cdB}$	$58.46{\pm}2.08{\rm bcB}$	$63.26 \pm 2.31 \text{abB}$	66.18±2.38aB	68.05±2.21aB
海绵组织厚度 Shoney tiones	AMFO	98.60±3.87aA	97.96±2.44aA	94.39±2.88aA	$93.25{\pm}1.65{\rm abA}$	$90.00{\pm}3.58{\rm bcA}$	$82.69{\pm}3.54{\rm cA}$
thickness (µm)	AMF1	92.50±2.08aA	W1 W2 W3 W4 W5 W6 34±3.44aA 13.54±3.86bA 8.36±2.53bcA 5.14±1.47cA 2.51±0.94cA 0.78±0.03 56±1.30aB 43.86±1.57aB 30.10±1.66bB 20.19±2.14cB 11.62±1.70dB 10.14±3.0 82±3.92dA 175.14±2.79cdA 174.73±4.30bcdA 176.24±3.30abcA 181.82±1.25aA 180.16±3. 23±3.32dA 181.78±2.87cdA 186.59±3.32bcdA 190.73±3.21abcA 195.12±2.55aA 199.32±2.1 4±0.36bA 1.61±0.48bA 1.69±0.38bA 1.79±0.45abA 1.85±0.50abA 2.62±1.2 0±0.30cB 2.42±0.67cB 3.05±0.38bcB 3.86±0.56abB 4.05±0.67abB 4.95±0.67 05±2.49bA 23.22±2.35bA 24.62±1.97bA 26.05±2.62abA 27.89±1.03aA 28.16±1.7 52±1.83bA 32.26±1.76bB 33.48±1.76bB 36.48±1.91abB 40.25±1.99aB 45.79±2.0 46±2.33cA 12.76±1.92cA 12.81±1.88bcA 12.27±2.12bcA 14.97±2.04abA 19.32±2.1 25±1.63cA 14.97±1.79bcA 15.85±2.00bcA 16.3±1.72bcA 19.32±2.09ab	$70.47{\pm}2.08{\rm cB}$			
栅栏组织海绵组织厚度比 Balianda tianua/	AMFO	$0.38 \pm 0.11 \text{cA}$	$0.42{\pm}0.06{\rm bcA}$	$0.43 \pm 0.11 \mathrm{bA}$	$0.44 \pm 0.04 \mathrm{bA}$	0.52 ± 0.09 aA	0.55 ± 0.08 aA
Current mickness (µm) AMF1 2.30±0.30cB 2.42±0.67cB 3.05±0.38bcB 3.86±0.56abB 4.05±0.6 上表皮厚度 AMF0 21.05±2.49bA 23.22±2.35bA 24.62±1.97bA 26.05±2.62abA 27.89±1. Upside epidermal thickness (µm) AMF1 28.62±1.83bA 32.26±1.76bB 33.48±1.76bB 36.48±1.91abB 40.25±1. 下表皮厚度 AMF0 12.46±2.33cA 12.76±1.92cA 12.81±1.88bcA 12.27±2.12bcA 14.97±2.0 Downside epidermal thickness (µm) AMF1 14.25±1.63cA 14.97±1.79bcA 15.85±2.00bcA 16.03±1.72bcA 19.32±2.0 栅栏组织厚度 AMF0 34.08±2.66dA 39.58±1.81cdA 41.23±2.71bcA 42.88±1.70abA 47.11±0. Palisade tissue thickness (µm) AMF1 50.56±2.08dB 52.68±2.08cdB 58.46±2.08bcB 63.26±2.31abB 66.18±2.0 海绵组织厚度 AMF0 98.60±3.87aA 97.96±2.44aA 94.39±2.88aA 93.25±1.65abA 90.00±3.3 Spongy tissue thickness (µm) AMF1 92.50±2.08aA 89.45±2.00aA 85.75±2.95aB 80.50±1.97abB 75.32±2.0	$0.85 \pm 0.05 aB$	0.92±0.05aB					
叶片结构紧密度	AMFO	20.00 ± 4.00 aA	23.00 ± 1.00 aA	24.00 ± 4.00 aA	24.00±2.00aA	26.00 ± 1.00 aA	26.00 ± 2.00 aA
mesophyll tissue (%)	AMF1	23.00 ± 4.00 aA	$28.00 \pm 3.00 aB$	32.00 ± 4.00 aB	$35.00 \pm 3.00 aB$	$38.00 \pm 2.00 aB$	42.00±2.00aB
叶片结构疏松度	AMFO	59.00 ± 6.00 aA	56.00 ± 5.00 aA	54.00 ± 5.00 aA	53.00 ± 2.00 aA	49.00 ± 5.00 aA	$46.00{\pm}4.00{\mathrm{aA}}$
mesophyll tissue (%)	AMF1	52.00 ± 3.00 aA	49.00±3.00aA	46.00±2.00aB	W4 W5 W6 5.14±1.47cA 2.51±0.94cA 0.78±0.05dA 20.19±2.14cB 11.62±1.70dB 10.14±3.09dB A 176.24±3.30abcA 181.82±1.25aA 180.16±3.47aA A 190.73±3.21abcA 195.12±2.55aA 199.32±2.09aA 1.79±0.45abA 1.85±0.50abA 2.62±1.24aA 3.86±0.56abB 4.05±0.67abB 4.95±0.65aB 26.05±2.62abA 27.89±1.03aA 28.16±1.72aA 36.48±1.91abB 40.25±1.99aB 45.79±2.08aB . 12.27±2.12bcA 14.97±2.04abA 19.32±2.18aA . 16.03±1.72bcA 19.32±2.09abA 20.06±1.49aA . 42.88±1.70abA 47.11±0.51aA 47.37±1.44aA . 63.26±2.31abB 66.18±2.38aB 68.05±2.21aB 93.25±1.65abA 90.00±3.58bcA 82.69±3.54cA . 0.77±0.04bB 0.52±0.09aA 0.55±0.08aA . 0.77±0.04bB 0.85±0.05aB 0.92±0.05aB . 24.00±2.00aA 26.00±1.00aA 26.00±2.00aA . 35.00±3.00aB 38.00		
气孔密度 (个・mm ⁻²)	AMFO	$418.00{\pm}7.98\mathrm{aA}$	374.00 ± 7.92 abA	$351.00 \pm .42 bcA$	304.00 ± 6.14 cA	130.00 ± 4.23 dA	$98.00{\pm}4.50\mathrm{dA}$
$(\text{Numbers } \cdot \text{mm}^{-2})$	AMF1	400±3.69aA	$385 \pm 3.03 \text{ abA}$	$350 \pm 3.07 \mathrm{bcA}$	$300 \pm 3.41 \text{bcA}$	$263{\pm}3.04{\rm dB}$	$250 \pm 2.53 \mathrm{dB}$

注:同行不同小写字母表示在不同水分条件下叶片的解剖结构指标在 P<0.05 水平的差异显著;同列不同大写字母表示在不同 AMF 处理下叶片的解剖结构指标在 P<0.05 水平的差异显著。

Note: Different lowercase letters in the same line meant significant differences at 0.05 level; Different capital letters in the same column meant significant differences at 0.05 level.

表 3 云南蓝果树叶片解剖性状的相关系数矩阵

Table 3 Result of Pearson test of Nyssa yunnanensis leaves structural anatomy parameter

相关性 Correlation	角质层 厚度 Cuticle thickness	下表皮 厚度 Downside epidermal thickness	海绵 组织 厚度 Spongy tissue thickness	栅栏 组织 厚度 Palisade tissue thickness	上表皮 厚度 Upside epidermal thickness	叶片 厚度 Leaf thickness	栅栏组织 海绵组织 厚度比 Palisade tissue/ spongy tissue	叶片结构 紧密度 Structure tightness of mesophyll tissue	叶片结构 疏松度 Structure loosenesss of mesophyll tissue	气孔密度 Stoma density	AMF 侵染率 Root coloniza- tion rate
角质层厚度 Cuticle thickness	1										
下表皮厚度 Downside epidermal thickness	-0.005	1									
海绵组织厚度 Spongy tissue thickness	-0.789 *	0.080	1								
栅栏组织厚度 Palisade tissue thickness	0.592	0.130	-0.594	1							
上表皮厚度 Upside epidermal thickness	0.923 * *	0.126	-0.535	0.502	1						
叶片厚度 Leaf thickness	0.228	0.424	0.193	0.471	0.503	1					
栅栏组织海绵 组织厚度比 Palisade tissue/ spongy tissue	0.786 *	-0.132	-0.882 **	0.827 *	0.634	0.170	1				
叶片结构紧密度 Structure tightness of mesophyll tissue	0.556	-0.460	-0.837 **	0.593	0.297	-0.294	0.859 **	1			
叶片结构疏松度 Structureloosenesss of mesophyll tissue	-0.765 *	-0.320	0.594	-0.855 **	-0.787 *	-0.671	-0.794 *	-0.379	1		
气孔密度 Stoma density	0.280	-0.271	-0.049	0.002	0.469	0.220	0.268	0.248	-0.148	1	
AMF 侵染率 Root colonization rate	0.924 **	0.282	-0.788 *	0.536	0.880 **	0.284	0.741 *	0.424	-0.813 *	0.208	1

表 4 巴特利特球检验和 KMO 检验

Table 4	KMO	and	Bartlett '	\mathbf{s}	test
---------	-----	-----	------------	--------------	------

处理	巴特利特动 Bartlett's t spherici	KMO 检验 Kaiser-Meyer- Olkin test		
Treatment	检验统计量 Approx. Chi-square	概率 Sig.	KMO 值 Adequacy	
AMF0	171.742	0.005	0.731	
AMF1	200.090	0.000	0.787	

个指标对不同水分处理的响应时间有差异。

在测定的叶片解剖结构的 10 个指标中, AMF 处理对不同土壤水分条件下幼苗叶片解剖结构指标 的影响也不同(表 2)。W1 条件下 AMF 处理对 2 个 指标(角质层厚度和栅栏组织厚度)有显著影响; W2条件下AMF处理对5个指标(角质层厚度、栅 栏组织厚度、上表皮厚度、栅海比和叶片结构紧密 度)有显著影响;W3条件下AMF处理对7个指标 (角质层厚度、栅栏组织厚度、上表皮厚度、栅海比、 叶片结构紧密、海绵组织厚度和叶片结构疏松度) 有显著影响;W4条件下AMF处理对7个指标(角 质层厚度、栅栏组织厚度、上表皮厚度、栅海比、叶片 结构紧密、海绵组织厚度和叶片结构疏松度)有显 著影响;W5条件下AMF处理对8个指标有显著影 响;W6条件下AMF处理对8个指标(角质层厚度、 栅栏组织厚度、上表皮厚度、栅海比、叶片结构紧密、 海绵组织厚度、叶片结构疏松度和气孔密度)有显 著影响。因此,AMF处理从土壤含水量处理为W3时

表 5 不同 AMF 处理条件下的主成分分析表

Table 5 Principal component analysis under different AMF conditions

			初始特征值 Ir	iitial eigenvalue		
成分 Component _	合 Tot	it al	贡南 Proportio	空率 n (%)	累 Accumula	积 tion (%)
	AMFO	AMF1	AMFO	AMF1	AMF0	AMF1
1	4.660	6.983	46.604	69.831	46.604	69.831
2	2.405	2.259	24.053	22.589	70.657	92.420
3	0.965	0.758	9.650	7.580	80.307	100.000
4	0.806	6.235E-16	8.056	6.235E-15	88.363	100.000
5	0.548	1.646E-16	5.476	1.646E-15	93.839	100.000
6	0.413	1.166E-16	4.132	1.166E-15	97.971	100.000
7	0.161	-1.542E-17	1.607	-1.542E-16	99.578	100.000
8	0.042	-1.745E-16	0.421	-1.745E-15	99.999	100.000
9	0.000	-1.853E-16	0.001	-1.853E-15	100.000	100.000
10	2.069E-16	-4.268E-16	2.069E-15	-4.268E-15	100.000	100.000

表 6 不同 AMF 处理条件下的成分得分系数矩阵

Table 6 Principal components matrix underdifferent AMF conditions

	主成分 Principal component								
指标 Characteristics	1		2	2					
	AMFO	AMF1	AMFO	AMF1					
栅栏组织海绵组织厚度比 Palisade tissue/ spongy tissue	0.946	0.970	-0.191	-0.240					
海绵组织厚度 Spongy tissue thickness	-0.945	-0.969	0.141	-0.234					
栅栏组织厚度 Palisade tissue thickness	0.876	0.970	-0.432	-0.240					
上表皮厚度 Upside epidermal thickness	0.613	0.208	0.339	0.972					
叶片厚度 Leaf thickness	0.611	-0.188	0.511	0.979					
气孔密度 Stoma density	0.550	0.945	0.232	0.315					
叶片结构紧密度 Structure tightness of mesophyll tissue	0.652	0.998	-0.709	0.005					
叶片结构疏松度 Structure loosenesss of mesophyll tissue	-0.564	0.998	-0.704	-0.039					
角质层厚度 Cuticle thickness	0.453	-0.477	0.645	-0.243					
下表皮厚度 Downside epidermal thickness	-0.325	-0.986	0.564	0.161					

便开始显著影响叶片解剖结构指标的特征值,高 AMF 处理显著增加了云南蓝果树幼苗的抗旱性。 以上结果说明,云南蓝果树幼苗随着干旱胁迫 的加剧,其叶片各组织均表现出一定抗旱响应。

Table	Table / Comprehensive evaluation of the leaf anatomical structure											
指标	W1		W2		W3		W4		W5		W6	
Characteristics	AMFO	AMF1	AMF0	AMF1	AMFO	AMF1	AMFO	AMF1	AMF0	AMF1	AMFO	AMF1
叶片厚度 Leaf thickness	—	0.47	—	0.52	—	0.58	_	0.51	—	0.46	—	0.41
上表皮厚度 Upside epidermal thickness	—	0.55	—	0.60	—	0.53	—	0.46	—	0.58	—	0.64
海绵组织厚度 Spongy tissue thickness	0.39	—	0.57	—	0.40	—	0.67	—	0.60	—	0.39	—
栅栏组织海绵组织厚度比 Palisade tissue / spongy tissue	0.44	—	0.38	—	0.46	—	0.44	—	0.34	—	0.40	—
叶片结构紧密度 Structure tightness of mesophyll tissue	0.49	0.48	0.27	0.49	0.51	0.57	0.39	0.54	0.00	0.54	0.39	0.39
叶片结构疏松度 Structure loosenesss of mesophyll tissue	0.49	0.48	0.27	0.49	0.51	0.57	0.39	0.54	0.00	0.54	0.39	0.39
隶属函数 Average membership function	0.45	0.50	0.37	0.53	0.53	0.52	0.40	0.54	0.26	0.53	0.39	0.46

2.3 叶片解剖结构参数间相关性分析

由表3相关分析看出,(1)AMF 侵染率与角质 层厚度和上表皮厚度呈极显著正相关,相关系数分 别为 0.924 和 0.880; 与栅海比呈显著正相关, 相关 系数为0.741;与海绵组织厚度和叶片结构疏松度呈 显著负相关,相关系数为-0.813。(2)海绵组织厚 度与角质层厚度呈显著负相关,相关系数为-0.789。 (3)上表皮厚度与角质层厚度呈极显著正相关,相 关系数为 0.923。(4) 栅海比与角质层厚度和栅栏 组织厚度呈显著正相关,相关系数分别为0.786和 0.827; 与海绵组织厚度呈极显著负相关, 相关系数 为-0.882。(5)叶片结构紧密度和海绵组织厚度呈 极显著负相关,相关系数为-0.837;与栅海比呈极显 著正相关,相关系数为0.859。(6)叶片结构疏松度 与角质层厚度、上表皮厚度和栅海比呈显著负相关, 相关系数分别为-0.765、-0.787 和-0.794;与栅栏组 织厚度呈极显著负相关,相关系数为-0.855。(7) 叶片其余解剖结构参数间虽然存在一定的或正或负 的相关性,但均未达到显著水平。

2.4 叶片解剖结构的主成分分析

用主成分分析法对 10 项指标进行分析,根据各 主成分中每个指标载荷量及其变异系数的大小筛选 出具有代表性的指标。由表 4 可知,低 AMF 和高 AMF 处理条件下巴特利特球度检验统计量的观测 值分别为 171.742 和 200.090,相应的概率都接近 0, 因此认为相关系数矩阵与单位阵有显著差异。 KMO 值分别为 0.731 和 0.787,由 Kaiser 给出 KMO 度量标准可知,原有变量都适合进行主成分分析。 选择水分处理 W3 为代表进行主成分分析。

从表 5 和表 6 可以看出,低 AMF 处理条件下,云 南蓝果树幼苗第 2 个主成分特征值为 2.405,累计贡 献率为 70.657%,说明干旱胁迫下低 AMF 对云南蓝 果树的前 2 个主因子基本上能概括 10 个变量的主要 信息,所以共提取了 2 个主成分因子。各指标对应于 1 个主成分因子得分系数有极大差异,得分越高的指 标说明其对主成分的贡献越大,其典型性越强。表 3:a 和表 3:b 显示,在确定主成分因子数量后,第一主 成分中,栅海比和海绵组织得分较高,分别是 0.946 和 -0.945;第二主成分中,特征向量系数按照绝对值大 小依次排列,得分最高的分别为叶片结构疏松度和叶 片结构紧密度,分别是-0.704 和-0.709。

从表 5 和表 6 还可看出,高 AMF 处理条件下, 云南蓝果树幼苗第 2 个主成分特征值为 2.259,累计 贡献率为 92.420%,说明干旱胁迫下高 AMF 对云南 蓝果树的前 2 个主因子基本上能概括 10 个变量的 主要信息。在第一、第二主成分中,将 2 个主成分的 特征向量系数按照绝对值大小依次排列,第一主成 分居前 2 位的分别为叶片结构疏松度和叶片结构紧 密度,得分均为-0.998,综合反映了云南蓝果树幼苗 的抗旱能力;第二主成分居前 2 位的分别为上表皮 厚度和叶片厚度,得分分别为 0.972 和 0.979。这些 指标主要反映叶片的表皮特征和组织结构特点。

通过对上述 10 个叶片解剖结构指标的综合分 析,不同处理下云南蓝果树幼苗抗旱性的隶属函数 结果列于表 7。从表 7 可以看出,土壤水分含量在 W1-W6范围时,高AMF处理都增加了云南蓝果树 幼苗叶片解剖结构特征的隶属函数值,隶属函数值 分别为 0.50、0.53、0.52、0.54、0.53 和 0.46, 增强了其 在各水分处理条件下的抗旱性。

讨论与结论 3

关于 AMF 提高植物抗旱性的机理有多种解释 (唐明等,1999;徐秀梅等,2002;陈冬青等,2013;吴 强盛等,2004;吴强盛和夏仁学,2005),主要通过改 善植株对土壤水分的吸收和利用、增强植株对养分 的吸收(Nelsen & Safir, 1982; Fitter, 1988)和调节细 胞渗透势(Ruiz et al. 2001)等过程来调控植物生长 (庞杰等,2013),进而增强抗旱能力。本试验中采 用苯菌灵灭菌的方法来抑制 AMF 对云南蓝果树幼 苗根系的侵染(陈冬青等,2013),从而可以解释本 试验中 AMF 处理导致的叶片解剖结构的差异。

叶片作为对生境变化最为敏感的器官之一.其 形态结构会根据外界环境特征作出相应调整(王勋 陵等,1989;王淼等,2001;章英才等,2003;党晓宏 等,2013)。栅栏组织越发达,叶片结构紧密度越 大,植物耐旱性越强(李晓燕等,1999;杨九艳等, 2009)。本研究发现,随着干旱胁迫的加剧,云南蓝 果树幼苗叶片结构的10个指标都发生了不同程度 的变化,在叶片解剖结构上主要表现为叶片增厚,细 胞排列紧密,栅栏组织海绵组织厚度比增大,气孔密 度减少等。轻度胁迫下差异不显著,但重度胁迫下 (土壤含水量小干25.86%)云南蓝果树叶片的解剖 结构会发生显著变化,W6(6.46%)处理的叶片结构 性状与 ₩1(32.32%)处理的解剖结构差异均显著。

AMF 可提高宿主植物的抗旱性, 侵染率越高, 效 果越明显(唐明等,1999)。Kaya et al(2003)研究表 明水分会影响丛枝菌根侵染率。但是,轻度干旱胁迫 对 AMF 的侵染和菌丝的发育影响不大,只有重度干 旱胁迫才会限制 AMF 的侵染,进而降低共生体的抗 旱性(王曙光等,2001)。本研究表明,随着干旱胁迫 的加剧,AMF 处理会显著影响越来越多的叶片结构 指标。土壤含水量为 25.86% 时,高 AMF 处理下的叶 片角质层厚度、栅栏组织厚度、上表皮厚度、栅栏组织 36卷

海绵组织厚度比、叶片结构紧密度、海绵组织厚度和 叶片机构疏松度 7 个指标开始显著高于低 AMF 处理 条件下的指标值,至土壤含水量为19.39%、12.93%和 6.46%三种水分条件为止,没有出现新的指标对 AMF 处理作出反应,意味着土壤含水量 25.86% 是云南蓝 果树开始表现抗旱性的水分条件阈值,可以作为对云 南蓝果树幼苗进行干旱胁迫响应机理分析的依据。 另外、W3(25.86%)、W4(19.39%)和W5(12.93%)处 理条件下苯菌灵处理的效果较 W6(6.46%)处理时更 显著,这是因为极度干旱胁迫严重抑制 AMF 的侵染. 而 AMF 侵染程度会影响云南蓝果树幼苗的抗旱性。 而且, AMF 处理与云南蓝果树幼苗多个叶片解剖结 构特征值之间具有显著相关性,显著增强了植株的抗 旱性:AMF 侵染率与云南蓝果树幼苗叶片的角质层 厚度、海绵组织厚度、上表皮厚度等5个叶片解剖结 构性状呈显著相关,随着 AMF 侵染率的升高,角质层 厚度、上表皮厚度和栅海比数值会显著增加,而海绵 组织厚度和叶片结构疏松度则会显著降低,证明了高 AMF 可以增强代表云南蓝果树幼苗叶片抗旱性的形 态结构性状。

主成分分析和隶属函数值法已被广泛用于植物 抗逆性的综合评价(马生全等,2006;许桂芳等, 2009;刘滨等,2013)。本实验通过对云南蓝果树叶 片的10个结构指标的测定分析,发现栅栏组织海绵 组织厚度比、海绵组织厚度、叶片结构疏松度和叶片 结构紧密度叶片厚度是反映高 AMF 条件下抗旱性 结构的主要因子,叶片结构疏松度、叶片结构紧密 度、上表皮厚度和叶片厚度是反映低 AMF 条件下抗 旱性结构的主要因子,而这些因子与植物的水分生 理指标有着直接的关系(崔宏安等,2008;朱栗琼 等,2007;江川等,2011),因此我们认为可以分别用 以上指标评价植物的抗旱性。在此基础上,本研究 用隶属函数值法进行了综合评价。结果显示,不管 土壤水分条件如何(从 W1 到 W6), AMF 处理都显 著影响了幼苗的抗旱性,即高 AMF 处理下幼苗的平 均隶属函数值更高,具有更强的抗旱性。

综合分析表明,干旱以及干旱胁迫下丛枝菌根 真菌共生体形成的抑制一定程度上限制了云南蓝果 树的天然更新,进而导致其濒危。结合云南蓝果树 逐渐干旱的原生境,以往湿润的热带雨林气候已发 生明显变化,导致云南蓝果树与 AMF 共生体的形成 很可能会受到严重影响,进而影响到物种本身的抗 旱性。因此,轻度胁迫条件下,云南蓝果树幼苗叶片 不会表现显著抗旱性特征会导致此物种天然更新困 难;重度干旱胁迫条件下,云南蓝果树幼苗会表现出 一定的抗旱性,但却因为生境中极低的土壤含水量 会显著抑制 AMF 的侵染,日渐减弱的抗旱效果必然 会导致物种处境岌岌可危,若不加以适当保护,此物 种必将灭绝。因此,亟需对云南蓝果树开展科学有 效的保护。虽然对云南蓝果树开展了一系列保护措 施,如就地保护、近地保护、迁地保护和回归引种等, 但保护成效并不显著。基于本研究 AMF 可以增强 云南蓝果树抗旱性的研究结果,建议对保护地的云 南蓝果树施加 AMF 菌剂,然而 AMF 菌剂应用仍然 存在许多问题,需要再作进一步研究。

参考文献:

- BARBETA AO, PEñUELAS RJ, 2013. Dampening effects of longterm experimental drought on growth and mortality rates of a Holm oak forest [J]. Global Change Biol, 19: 3133-3144.
- BARTHOLOMEUS RP, WITTE JMW, BODEGOM PM, et al, 2011. Climate change threatens endangered plant species by stronger and interacting water-related stresses [J]. J Grophys Res, 116: G04023.
- CHEN DQ, HUANGPU CH, LIU HM, et al, 2013. Effects of water stress and fungicide on the growth and drought resisitance of *Flaveria bidentis* [J]. Acta Ecol Sin, 33(7):2113–2120. [陈冬青,皇甫超河,刘红梅,等,2013. 水分胁迫和杀真菌剂对黄顶菊生长和抗旱性的影响 [J]. 生态学报,33(7):2113–2120.]
- CHEN W, SHI FQ, YANG WZ, et al, 2011. Population status and ecological characteristics of *Nyssa yunnanensis* [J]. J NE For Univ, 39(9):17-19,61. [陈伟, 史富强, 杨文忠, 等, 2011. 云南蓝果树的种群状况及生态习性[J]. 东北林业大学学报, 39(9):17-19.]
- CUI HA, BAI HX, DING HR, et al, 2008. Study on anatomical structure of *Platanus occidentali* [J]. J NW Forest Univ,23(6): 66-68. [崔宏安, 白红霞, 丁虹茹, 等, 2008. 一球悬铃木叶结 构的解剖研究 [J]. 西北林学院学报,23(6):66-68.]
- DANG XH, GAO Y, YU Y, et al, 2013. Effect of drought stress on anatomical structure of leave and physiological characteristics in three *Atriplex* L. seedling [J]. Acta Bot Boreal-Occident Sin, 34 (5):976-987. [党晓宏,高永,虞毅,等, 2013. 3 种滨藜属牧 草苗期叶片解剖结构及生理特性对干旱的响应 [J]. 西北植物学报,34(5):976-987.]
- FITTER AH, 1988. Water relations of red clover *Trifolium pratense* L. as affected by VA mycorrhizal infection and phosphorus supply before and during drought [J]. J Exp Bot, 39: 595–603.
- GUO GG, FENG B, MA BL, et al, 2013. Leaf anatomical structures of different regional *Amygdalus pedunculata* Pall. and their drought resistance analysis [J]. Acta Bot Boreal-Occident Sin, 33(4):720-728. [郭改改,封斌,麻保林,等,2013. 不同区域 长柄扁桃叶片解剖结构及其抗旱性分析 [J]. 西北植物学 报,33(4):720-728.]
- JI KS, SUN ZY, FANG Y, 2006. Research advance on the drought resistant in forest [J]. J Nanjing For Univ:Nat Sci Ed, 30(6):123-128. [季孔庶,孙志勇,方彦, 2006. 林木抗旱性研究进展

[J]. 南京林业大学学报:自然科学版,30(6):123-128.]

- JIANG CH, LUO DQ, WANG LH, 2011. Drought resistant characteristics of leaf structures of five shrubs in semiarid region of Tibet [J]. J NW For Univ, 26(4):13-17. [江川,罗大庆,王立辉, 2011. 西藏半干旱区 5 种灌木叶片结构的抗旱特征研究 [J]. 西北林学院学报, 26(4):13-17.]
- KAYA C, HIGGS D, KIRNAK H, et al, 2003. Mycorrhizal colonization improves fruit yield and water use efficiency in watermelon (Citrullus lanatus) grown under well-watered and water-stressed conditions [J]. Plant Soil,253–287,292.
- LAWLER JJ, CAMPBELL SP, GUERRY AD, et al. 2002. The scope and treatment of threats in endangered species recovery plans [J]. Ecol Appl, 12: 663–667.
- LI FL, BAO WK, 2005. Responses of the morphological and anatomical structure of the plant leaf to environment change [J]. Chin Bull Bot, 22(S1):118-127. [李芳兰, 包维楷, 2005. 植物叶片 形态解剖结构对环境变化的响应与适应 [J]. 植物学通报, 22(S1):118-127.]
- LI XY, LI LG, LIU ZH, et al, 1994. A study on the relation of tissue structure and drought resistance on grape leaf [J]. J Inn Mongolia Ins Agr & Anim Husb, 15(3):30-32. [李晓燕,李连国,刘志华, 1994. 腾格里沙漠主要旱生植物旱性结构的初步研究 [J]. 内蒙古农业大学学报, 15(3):30-32].
- LIU B, PENG L, ZHENG LP, et al, 2013. Drought resistance study of 10 major ornamental shrub in Ningxia [J]. Acta Bot Boreal-Occident Sin, 33 (9): 1808 – 1816. [刘滨, 彭励, 郑丽萍, 2013. 宁夏 10 种观赏灌木叶片解剖结构及其抗旱性综合评 价[J]. 西北植物学报, 33(9): 1808-1816.]
- LIU WJ,LI HM. 1997. Tourist climate resources in Xishuangbanna [J]. Nat Resour,2:62-66. [刘文杰,李红梅,1997. 西双版纳 的旅游气候 [J]. 自然资源,2:62-66.]
- MA SQ,GONG ZT. 2006. The research advances in fuzzy complex analysis [J]. Math Pract & Theory, 36(5):200-211. [马生全, 巩增泰,2006. 模糊复杂分析学的研究进展 [J]. 数学的实践 与认识,36(5):200-211.]
- MEEHL GA, TEBALDI C, 2004. More intense, more frequent, and longer lasting heat waves in the 21st Century [J]. Science, 305: 994–997.
- NELSEN CE, SAFIR GR, 1982. The water relations of well-watered, mycorrhizal and nonmycorrhizal onion phants [J]. J Am Soc Hortic Sci, 107: 71–74.
- PANG J,ZHANG FL,HAO LZ, et al. 2013. Effect of drought stress on anatomical structure and photosynthesis of *Pugionium cornutum* (L.) Gaertn. leaves in seedling [J]. Ecol & Environ Sci,22(4):575-581. [庞杰,张凤兰,郝丽珍,等,2013. 沙芥 幼苗叶片解剖结构和光合作用对干旱胁迫的响应 [J]. 生态 环境学报,22(4):575-581]
- REN YY, LIU YP, WANG N, et al, 2014. The relationship between leaf anatomic structure and drought resistance of nine broadleaf plants [J]. J Nanjing For Univ: Nat Sci Ed, 38(4):64-68. [任 媛媛,刘艳萍,王念,等, 2014. 9 种屋顶绿化阔叶植物叶片解 剖结构与抗旱性的关系 [J]. 南京林业大学学报,自然科学 版, 38(4):64-68.]
- RIGOBERTO RS, JOSUE AAG, CALROS TL, et al, 2004. Biomass distribution, maturity acceleration and yield in drought stressed common bean cultivars [J]. J Field Crop Res, 85: 203 -211.
- RUIZ, LOZANO JM, COLLADOS C, et al, 2001. Cloning of

cDNAs encoding SODs from lenuce plants which show differential regulation by arbuscular mycorrhizal symbiosis and by drought stress [J]. J Exp Bot, 52: 2241-2242.

- SCHÄRC, VIDALE PL, LÜTHI D, et al, 2004. The role of increasing temperature variability in European summer heatwaves [J]. Nature, 427: 332-336.
- SMORENBURG K, COURREGES-LACOSTE GB, BERGER M, et al, 2003. Practical applications of chlorophyll fluorescence in plant biology [M]. Boston, Dordrecht, London: Kluwer Academic Publishers, 42: 178–190.
- TANG M, CHEN H, SHANG HS, 1999. Effects of arbuscular mycorrhizal fungi (AMF) on *Hippophae rhamnoides* drought resis tance [J]. Sci Silv Sin, 35(3):48-52. [唐明, 陈辉, 商鸿生, 1999. 丛枝菌根真菌对沙棘抗旱性的影响 [J]. 林业科学, 35 (3):48-52.]
- WANG M, DAI LM, JI LZ, et al, 2001. A preliminary study on ecological response of dominant tree spe cies in Korean pine broadleaf forest at Changbai Mountain to soil water stress and their biomass allocation [J]. Chin J Appl Ecol, 12(4):496-500. [王森,代力民,姬兰柱,等,2001. 长白山阔叶红松林主要树种对干旱胁迫的生态反应及生物量分配的初步研究 [J]. 应用生态学报,12(4):496-500.]
- WANG SG, LIN XG, SHI YQ, 2001. Effects of arbuscular mycorrhiza on resistance of plants to environment stress [J]. Chin J Ecol, 20(3):27-30. [王曙光,林先贵,施雅琴, 2001. 丛枝菌根(AM)与植物的抗逆性[J]. 生态学杂志,20(3):27-30.]
- WANG XL, WANG J, 1989. Morphology and structure of plant and environment [M]. Lanzhou: Lanzhou University Press: 105-138. [王勋陵, 王静, 1989. 植物的形态结构与环境 [M]. 兰 州: 兰州大学出版社: 105-138.]
- WU QS, XIA RX, HU ZJ, 2005. Effects of arbuscular mycorrhiza on drought tolerance of *Poncirus trifoliate* [J]. Chin J Appl Ecol, 16(3):459-463. [吴强盛,夏仁学,胡正嘉,2005. 丛枝 菌根对枳实生苗抗旱性的影响研究 [J]. 应用生态学报,16 (3):459-463.]

- WU QS, XIA RX, 2004. The relation between vesiculararbuscular mycorrhizae and water metabolism in plants [J]. Chin Agr Sci Bull, 20(1):188-192. [吴强盛,夏仁学,2004. VA 菌根与植 物水分代谢的关系 [J]. 中国农学通报,20(1):188-192.]
- WU QS,XIA RX, 2005. Effects of AM fungi on drought tolerance of citrus grafting seedling trifoliate orange/cara [J]. Chin J Appl Ecol,16(5):865-869. [吴强盛,夏仁学,2005. 水分胁迫下丛 枝菌根真菌对枳实生苗生长和渗透调节物质含量的影响 [J]. 应用生态学报,16(5):865-869.]
- XU GF, ZHANG CY, XIANG ZX, 2009. Comprehensive evaluation of cold resistance on four *Lysimachia* plants by subordinate function values analysis [J]. J Northwest For Univ, 24(3): 24 26. [许桂芳,张朝阳,向佐湘,2009. 利用隶属函数法对 4 种珍珠菜属植物的抗寒性综合评价 [J]. 西北林学院学报,24(3): 24–26.]
- YANG JY, YANG J, YANG MB, et al, 2009. Mechanisms of ecological adaptation of *Caragana stenophylla* to drought stress in different habitats [J]. Acta Bot Boreal-Occident Sin, 29(12):2476 -2482. [杨九艳,杨劼,杨明博,等,2009. 锦鸡儿属 7 种植物 叶的生理生化分析 [J]. 西北植物学报, 29(12):2476 -2482.]
- YANG ZY,LIAO SX,2005. Advances in the research on the effects of arbuscular mycorrhizal fungi on plant stress resistance [J]. World For Res,18(2):26-29. [杨振寅,廖声熙,2005. 丛枝菌根对植物抗性的影响研究进展 [J]. 世界林业研究,18(2):26-29.]
- ZHANG YC, YAN TZ, 2003. Study on relationship between anatomical structure of leaves of *Karelinia capsia* (pall) less and ecological environment [J]. J Ningxia Agric Coll, 24 (1): 31 – 33. [章英才, 闫天珍, 2003. 花花柴叶片解剖结构与生态环境 关系的研究 [J]. 宁夏农学院学报, 24(1): 31–33.]
- ZHU LQ, LI JY, ZHAO L, 2007. Comparison on leaf anatomical structures and drought resistance of six broad leaved plant species [J]. Guihaia, 27(3):431-436. [朱栗琼,李吉跃,招礼 军, 2007. 六种阔叶树叶片解剖结构特征及其耐旱性比较 [J]. 广西植物, 27(3):431-436.]

(上接第 1244 页 Continue from page 1244)

影响 [J]. 核农学报,19 (2):88-91.]

- XING WC, YUN Q, ZHAO MA, et al, 2006. Effects of antibiotics on the formation and proliferation of *Lavandula Angustifolia* calli [J]. J SW Agric Univ: Nat Sci Ed, 28(4):533-536. [邢文超, 贠强, 赵民 安, 等, 2006. 抗生素对薰衣草愈伤组织诱导和生长的影响 [J]. 西南农业大学学报・自然科学版, 28(4):533-536.]
- XU SH,XU XL,2004. Bacterioststic agent selection in plant genetic transfermation [J]. Bull Bot Res,24(4):491-494. [徐淑红,徐香玲,2004. 植物遗传转化中抑菌剂的选择 [J]. 植物研究,24 (4):491-494.]
- YU YM, WANG JH, MA WJ, et al, 2014. Effect of the Kannmycin and Hygromycin on *Catalpa bungei in vitro* culture [J]. Lett Biotechnol, 6:832-836. [于永明, 王军辉, 麻文俊, 等, 2014. 不同

浓度卡那霉素、潮霉素对楸树试管苗生长的影响 [J]. 生物技术通讯,6:832-836.]

- ZHAN LP, JIANG J, ZHAO X, et al, 2004. Effect of antibiotics on *Agrobacterium* and the formation rate of adventitious buds from leaves of *Populus simonii* × *P. nigra* [J]. Plant Physiol Comm, 40 (6):689-692. [詹立平,姜静,赵鑫,等, 2004. 农杆菌抑菌剂的抑菌效果及其对小黑杨叶片不定芽产生率的影响 [J]. 植物生理学通讯, 40(6):689-692.]
- ZHENG J, KANG W, HONG HZ, et al, 2006. Antibiotics in the application of transgene mediated by *Agrobacterium* [J]. Chin For Sci Technol, 20(3): 8-11. [郑进,康薇,洪华珠,等,2006. 抗生 素在农杆菌介导植物转基因中的应用 [J]. 林业科技开发,20 (3): 8-11.]