



杨树基因工程育种

苏晓华

张冰玉 等 编著

黄秦军

POPLAR
Genetic Engineering Breeding



科学出版社
www.sciencep.com

杨树基因工程育种

苏晓华 张冰玉 黄秦军 等 编著

科学出版社

北京

内 容 简 介

本书首次较为系统、详细、全面地整理和介绍了杨树基因工程育种的最新研究进展。本书分为4章：第1章主要介绍杨树基因工程育种的研究现状，主要包括杨树基因克隆研究进展、转基因杨树的研究进展、转基因杨树生物安全性评价的研究现状等；第2章主要介绍杨树基因克隆的技术、方法和研究成果；第3章主要介绍转基因杨树新品种的培育技术、方法，包括抗旱、耐盐、耐涝、抗虫以及多基因共转化杨树新品种的培育历程等；第4章主要介绍转基因杨树生物安全性评价的技术、方法及评价结果等。

本书适合于从事植物遗传育种的科技工作者、相关专业的高年级本科生和研究生阅读和参考。

图书在版编目(CIP)数据

杨树基因工程育种/苏晓华，张冰玉，黄秦军等编著. —北京：科学出版社，2009

ISBN 978-7-03-022956-4

I. 杨… II. ①苏… ②张… ③黄… III. 杨属—遗传育种—研究
IV. S792.110.4

中国版本图书馆 CIP 数据核字 (2008) 第 139353 号

责任编辑：莫结胜 李晶晶 / 责任校对：张怡君

责任印制：钱玉芬 / 封面设计：耕者设计工作室

科学出版社出版

北京东黄城根北街 16 号

邮政编码：100717

<http://www.sciencep.com>

双青印刷厂印刷

科学出版社发行 各地新华书店经销

*

2009 年 3 月第 一 版 开本：787×1092 1/16

2009 年 3 月第一次印刷 印张：18

印数：1—1 000 字数：410 000

定价：75.00 元

(如有印装质量问题，我社负责调换〈双青〉)

编写委员会

主编 苏晓华

副主编 张冰玉 黄秦军

编 委 侯英杰 王大海 李义良

王建革 周详明 储延广

李 环 杨成超 张香华

前　　言

森林是人类文明的摇篮。人类社会发展到 21 世纪，森林资源和生态环境已成为制约社会发展的瓶颈。由于森林资源逐渐减少、生态环境日益恶化、全球温室效应增加而产生的一系列旱涝自然灾害，严重危及人类生存。增加森林面积、改善生态环境已成为世界共识。转基因技术作为当代分子生物学领域的一项前沿技术，具有广泛的应用价值，已成功解决了与人类生存、发展和生活质量提高密切相关的许多重大问题。

我国杨树育种研究始于 20 世纪 40 年代，经历了探索期（40~50 年代）、繁荣期（50~60 年代）和恢复期或新生期（70~90 年代）。杨树改良目标已由通用性向专用性育种过渡，由单一的产量指标向优质高抗多性状综合改良转变，力求育种与环境、林种和材种需求紧密统一，杨树人工林种植面积也超过了 700 万公顷。在 80 年代以后，现代分子生物技术，尤其是基因工程技术的发展给杨树育种带来前所未有的变革，极大地提高了育种效率和扩展了育种目标，促进了杨树重要经济性状分子水平上操纵技术研究的迅猛发展。

二十多年来，我国的杨树转基因育种工程在广大科研工作者的共同努力下取得令人瞩目的成果，在抗虫、抗病、耐盐碱研究领域成绩斐然，一批抗虫、抗病和耐盐碱转基因杨树进入田间试验、环境释放和生产性试验，甚至商品化。在材性改良、生长调控、开花发育、生根机理等方面的研究也有长足进展。“十五”以来国家相关部门也从多种渠道加大了对林木转基因研究的投入。“十五”期间，中国林业科学研究院林业研究所林木育种组在国家转基因植物研究与产业化专项课题“西部地区转基因林草新品种培育与示范”及“优质高产抗干旱耐盐碱杨树基因工程育种研究”、“973”国家重点基础研究发展计划项目“树木育种的分子基础”、国家自然科学基金课题“杨树性别的分子标记及开花调控基因的克隆”等项目支持下，在林木遗传育种常规和高新技术前沿领域的基础研究和应用研究均取得了重要研究进展，在杨树基因工程育种技术和成效上也取得可观的突破。本书汇集了本研究组“十五”期间研究取得的成果，它客观、准确、全面、系统地介绍本研究组杨树基因工程育种研究的现状与主要成就，期望能为其他树种的相关研究提供参考，为相关科研人员学术交流提供平台。

借此机会学生们向恩师马常耕研究员多年来给予的无私指导、关心、帮助和全力支持表示诚挚的感谢。同时感谢研究组协作单位科技人员（李爱萍、姜岳忠、蔺胜军、赵自成、王福森、汤玉喜、于雷研究员和樊军峰教授）以及课题组的博士研究生吴斌、张蕾、刘希华，硕士研究生纪丽丽、丁昌俊、李文文和栾鹏慧等人为项目研究付出的辛勤劳动。

在项目研究中，国家林业局科技司、中国林业科学研究院科研处、中国林业科学研究院林业研究所对项目给予关心、指导和大力支持，在这里表示衷心的感谢。

由于时间仓促和作者水平有限，虽然全书经过作者详细查对，但难免仍有错误。同时生物技术领域发展迅猛，新技术、新基因、新理论以及新观点不断涌现，我们对转基因杨树研究领域的掌握也有一定的局限性，因此，殷切希望读者对本书中的种种不足与错误给予指正！

苏晓华 张冰玉 黄秦军

2008年6月26日

目 录

前言

第1章 杨树基因工程的现状及发展前景	1
1.1 杨树基因克隆	1
1.2 转基因杨树	21
1.3 转基因林木生态安全性评价研究进展	44
参考文献	53
第2章 杨树基因克隆	67
2.1 木材性状相关候选基因的克隆、RNAi 表达载体构建及转化	67
2.2 美洲黑杨 <i>PI</i> 同源基因 (<i>PdPI</i>) 克隆及其功能鉴定初步研究	79
参考文献	86
第3章 转基因杨树的培育	89
3.1 转 <i>JERF36</i> 基因耐盐银中杨的培育	89
3.2 转 <i>vgb</i> 基因耐涝银腺杨的培育	113
3.3 转 <i>SacB</i> 基因抗旱银腺杨的培育	127
3.4 转基因抗虫杨树的培育	140
3.5 多基因共转化多抗杨树的培育	149
参考文献	195
第4章 转基因杨树的安全性评价	201
4.1 转基因杨树外源基因遗传稳定性及水平转移检测	201
4.2 转基因杨树对土壤微生物的影响初探	207
参考文献	214
附录1 全球批准进入田间试验及商品化的转基因杨树一览表	216
附录2 全球转基因作物批准情况	220
附录3 开展林木转基因工程活动审批管理办法	242
附录4 转基因森林植物及其产品安全性评价技术规程	251
附录5 农业转基因生物安全管理条例	262
附录6 农业转基因生物安全评价管理办法	269

第1章 杨树基因工程的现状及发展前景

1.1 杨树基因克隆

1.1.1 杨树材性相关基因研究进展

树木在防风固沙、防止水土流失、美化环境、净化空气、维持地球生态系统的多样性等方面起着积极的作用，同时木材还是一种重要的可再生的资源。树木大于 85% 光合产物以木材（纤维素、木质素、半纤维等）的形式储存，这些以木材形式储存的光合产物也是工业生产的原材料，如造纸业、胶合板材生产业、家具生产业等。随着经济的发展，人民生活水平不断提高，消费观念改变，对木材品质的要求越来越多。树木为多年生物种，成材慢，育种和经营周期长，因此以提高木材品质的育种研究也是林木遗传改良研究的重点。

杨树作为速生树种之一，世界范围内栽培广泛，遗传资源丰富，无性再生能力强，生长迅速，轮伐周期相对来讲比较短，被普遍认为是未来生物能源的重要物种之一，并且作为林木分子生物学研究的模式物种。Fredrik Sterky 等对来自杨树 *Populus tremula*, *P. tremula tremuloides* T89 和 *P. trichocarpa* 16 个 cDNA 文库的 102 019 个 EST (expressed sequence tag) 进行了测序分析，获得 12 759 个单一序列 (singleton)，与木材形成或与木材形成有关组织的文库有 5 个，它们分别是 Cambial zone A_B (*P. tremula* × *P. tremuloides*)、Active cambium UB (*P. tremula*)、Dormant cambium UA (*P. tremula*)、Tension wood G (*P. tremula* × *P. tremuloides*) 和 Wood cell death (Sterky et al. 2004)。美国能源部 (DOE) 发起和出资，美国橡树岭国家实验室具体实施，完成杨树全基因组测序，于 2006 年 9 月 21 日对公众开放了全序列数据库。杨树成为继拟南芥和水稻之后第三个测定全基因组序列的植物，并且是第一个测定全基因组序列的多年生木本植物。杨树全基因组序列用“鸟枪法”测定，序列库中共含有 7 649 993 个片段，去除叶绿体基因组的污染，测得的序列长度大约为 8× 基因组。目前对序列拼接的组装已完成了 483 Mb，占杨树基因组物理全长的 90% 以上，基本上覆盖了杨树基因组常染色体的大部分。杨树全基因组测序的完成，为杨树基因功能组学研究打下了坚实基础。在国家“973”林木分子育种基础研究项目的支持下，杨树多标记遗传图谱的构建以及材性相关 QTL 定位的研究得以完成 (苏晓华和黄秦军 2004)。利用 AFLP (amplified fragment length polymorphism) 和 SSR (simple sequence repeat) 标记构建了美洲黑杨 × 青杨杂种遗传图谱 (黄秦军等 2004)。

1.1.1.1 木材性状的控制机理

1. 木材性状表现为数量性状遗传

木材材性是一个复杂的性状，包括物理性状和化学组成，而化学组成（如纤维素、

木质素)又影响到木材的物理性状。从遗传学角度来讲,生物性状是由遗传和非遗传因素共同作用形成的,而木材的形成过程受生物和非生物因素影响比较大,尤其是环境条件如温度、光照、水肥、栽植密度等直接影响树木的生长,进而影响木材的材性。而外界环境条件影响树木的生长发育要通过改变树木内在基因的表达来起作用。因此,环境条件影响树木的生长发育相关基因的表达,而基因表达的改变进一步影响木材形成,从而影响到树木成材后木材的理化性状。研究表明,影响或决定木材性状的遗传表现为数量性状遗传,并受几个主效基因的控制(黄秦军和苏晓华 2003)。

2. 木材的形成过程

木材的形成是位于木质部外围维管束形成层(vascular cambium)活动的结果。树干维管束形成层由原初形成层(pro-cambium)分化而来(Esau 1965),通过横向向外分化形成韧皮母细胞(phloem mother cell),韧皮部母细胞进一步分化,最终形成韧皮部细胞组织。维管束形成层向树干内侧横向分裂形成木质部母细胞(xylem mother cell)。木质部母细胞进一步分裂形成多层初生木质部细胞,经分化后形成管胞、导管和纤维细胞,初生木质部细胞分化过程中形成初生细胞壁(Plomion et al. 2001)。初生木质部细胞分裂结束后,进入体积扩大阶段,在此过程中初生细胞壁组分被逐步松动、降解,以便于细胞进行延伸扩大。当细胞扩大到一定范围后就进入次生长,细胞质膜以主动运输形式向质膜周围沉淀细胞壁组分,并且木质化,最后形成次生细胞壁,随后形成次生壁的细胞进行程序性死亡,形成成熟木质部组织。次生细胞壁由外而内大致可以分为三层:S1、S2 和 S3(Timell 1986)。其中,次生细胞壁 S2 最为重要,它占整个细胞壁厚度的 75%~85%。而平常人们所指的微纤丝角,也就是次生细胞壁 S2 层中纤维素晶体与细胞纵轴之间的夹角,其大小为 5°~30°。次生细胞壁 S1 和 S3 层占整个细胞壁厚度比例较小,对木材性状的影响也比较小,其微纤丝角角度平均为 60°~90°(Plomion et al. 2001)。

3. 木材性状与木质部细胞次生长的关系

木材中,纤维素和木质素相对含量、纤维长度、微纤丝角的大小,细胞壁成分、细胞大小等直接影响木材的物理性质(Meylan 1968, 1972)。一般情况下,次生细胞壁微纤丝角度越小,细胞壁越厚,细胞间隙和细胞个体越小,木质素含量越高木材的相对密度就越大(Deresse and Shepand 1999)。初生木质部细胞需要经过细胞扩张,次生壁加厚、细胞壁木质化和程序性细胞死亡等过程形成成熟的木质部。由此可以得出初生木质部细胞的成熟过程影响木材的密度。初生木质部细胞的扩张受初生细胞壁微纤维及附着其上的多糖(纤维素、半纤维素、果胶等)和蛋白质(α -伸展蛋白、延伸蛋白)的机械障碍作用,初生细胞在扩张之前,首先解除初生细胞壁对初生细胞扩张的机械阻碍,木葡聚糖内转糖酶、内源葡聚糖酶、伸展蛋白、果胶甲基酯酶和果胶酶参与破坏多糖分子间和分子内的交联,促使初生细胞壁上的蛋白质相对于多糖滑动,消除初生细胞壁对细胞伸展的束缚作用(Higuchi 1997)。细胞在完成初生扩张后,就进入次生长,形成次生细胞壁。次生细胞壁主要由多糖(纤维素、半纤维素、果胶等)、木质素、细胞壁组成蛋白和微量水溶性和非水溶性物质组成。纤维素占木材干重的 40%~50%,纤维

素为纤维素合成酶催化下以 UDP-D-Glu 为底物合成的 β -1,4-葡萄糖聚合产物。半纤维素占木材干重的 25% 左右，属于杂聚合糖，主要由葡甘露糖、乳葡甘露糖等构成。在聚合糖合成酶和糖昔转移酶的作用下，先形成半纤维素的多糖骨架，之后将多糖侧链添加到多糖骨架上 (Keegstra and Raikhel 2001)，木质素占木材干重的 25%~35%，木质素填充于由纤维素构成的框架中，增强树干的机械强度，利于疏导组织的水分运输和抵抗不良外界环境的侵袭。木质素主要是由三种单体 [香豆醇 (coumaryl alcohol)、松柏醇 (coniferyl alcohol) 和芥子醇 (sinapyl alcohol)] 构成的苯丙烷单体复合物，目前对植物体内木质素合成代谢途径和调控机制的研究比较深入，对木材木质化过程的基因研究后发现，在其启动子位置存在着基因定位表达的保守基序 (motif) (Lacombe et al. 2000)。

1.1.1.2 木材形成和影响木材性状基因研究进展

1. 纤维素合成酶基因

木质部次生细胞壁的形成主要包括纤维素的合成及在原生细胞壁上的沉积。纤维素合成酶 *CesA* 基因和 *CesA* 类似基因 (CSL) 影响次生壁形成。从约 40 种植物中发现 1200 多条 *CesA* 和 CSL 序列 (Richmond and Somerville 2000)。目前，已从日本柳杉、火炬松和杨属中克隆了 100 余个 *CesA* 和 CSL 基因相关的 EST 片段 (Joshi 2004)。纤维素合成酶复合体催化亚基已经被分离和克隆，拟南芥中至少有六个基因编码该催化亚基。在杨树 (Wu et al. 2000, Djerbi et al. 2005) 和火炬松 (Nairn et al. 2005) 中已克隆到 20 余个 *CesA* 基因。*CesA2* 基因从美洲山杨中克隆，并且发现其在已发育木质部的次生壁合成中特异表达，在韧皮部纤维中不表达。纤维素合成酶为多基因家族，在拟南芥中克隆到了 20 余种纤维素合成酶类似的基因，这些基因至少可分为六个基因家系，即 CSLA、CSLB、CSLC、CSLD、CSLE 和 CSLG，它们与 *CesA* 的同源性不高，仅为 30%~45%，CSL 基因的具体功能还不清楚，可能各 CSL 家系作用完全不同，也有可能所有 *CesA* 和 CSL 基因共同作用形成酶复合体参与次生细胞壁的合成 (Joshi 2004)。从美洲黑杨中发现存在 48 个纤维素合成有关的基因，其中，37 个基因在美洲黑杨的不同组织中表达，除 18 个属于 *CesA* 基因外，其他 30 个为 *CesA* 类似基因 (CSL) (Shiro et al. 2006)。美洲山杨 (*P. tremuloides*) 中分离到的 *PtrCesA5* 基因与拟南芥中的 *At-CesA3* 基因高度同源，*AtCesA3* 主要参与初生细胞壁的合成，而 *PtrCesA5* 于正在进行次生细胞壁合成的木质部中高量表达 (Udaya and Chandrashekhar 2003)。

2. 木质素合成相关酶基因

木质素的生物合成和沉积是一个复杂的过程，由多种酶类参与，主要有苯丙氨酸解氨酶 (PAL)、咖啡酸-3-O-甲基转移酶 (COMT)、咖啡酰 CoA 3-O-甲基转移酶 (CCoAOMT)、4-香豆酸-CoA 连接酶 (4CL)、肉桂酰乙醇脱氢酶 (CAD) 及肉桂酰 CoA 还原酶 (CCR) 等。

从百日草中分离出的咖啡酰 CoA-O-甲基转移酶基因 (CCoAOMT) 多达 5~10 个 (Ye et al. 1994)。赵华燕等 (2004) 从水稻茎中分离得到 CCoAOMT。Martz 等

(1998) 证实烟草具 4 个 CCoAOMT 的编码基因。芝麻中也克隆 1 个 CCoAOMT 基因 (Martz et al. 1998)。Hu 等 (1998) 在颤杨中克隆了 2 个结构、功能均不同的 4-香豆酸 CoA 连接酶 (4CL) 基因, 发现 *Pt4CL1* 参与木质素的合成, *Pt4CL2* 与类黄酮物质的生物合成有关。此外, 还从落叶松中分离了 4CL 的编码基因。刘卫平等 (2003) 从杜仲中克隆到肉桂醇脱氢酶基因 (CAD) 片段, 该核苷酸片段与 GenBank 中的苹果树肉桂醇脱氢酶 (CAD) 基因序列有 64.1% 的同源性, 与桉树 mRNA CAD 有 63.9% 的同源性。蔺占兵等 (2001) 证实小麦中至少存在有多个肉桂酰辅酶 A 还原酶基因 (CRR), 并进行了分离和表达分析, 表明 *W-cr6* 基因主要在小麦的茎和叶中表达, *W-cr19* 基因主要在根和茎中表达 (蔺占兵等 2001)。Zhao 等 (2003) 从白杨中克隆到 4CL 基因, 并对其表达进行了研究 (Zhao 2003)。Lu 等 (2006) 从杨树 (*P. tremuloides*) 中分离出 4 个肉桂酸-4-氢氧化酶 (C4H) cDNA (*PtreC4H*) 片段, 并且从毛白杨 (*P. trichocarpa*) 基因组中找到三个 C4H 位点, 肉桂酸-4-氢氧化酶催化肉桂酸第四个位置上加羟基反应, 生成 4-羟基-肉桂酸。该基因在杨树的木质部、韧皮部、花瓣中都有表达, 但家族中的各成员在杨树组织中的表达方式存在差异。通过对顺式 (*cis*-) 调控区域研究发现, 该基因家族的表达差异由不同的顺式调控区域 (box L, box P 和 H box) 控制, 表明在不同组织中不同成员存在不同功能。

3. 控制微纤丝角的相关基因

通过研究发现, 除细胞间相互的作用力能影响组成木材细胞的微纤丝角大小外, 一些细胞内部的结构也能影响次生细胞壁中微纤丝的排布。最突出的例子是, 通过组织解剖和特异抗体染色显微观察后发现, 细胞骨架的排布与次生细胞壁 S2 层的微纤维结晶的排列具有平行性 (Chaffey 2000)。该发现表明, 在某种程度上意味着胞内骨架指导胞外骨架 (细胞壁) 合成。但具体机制, 如细胞骨架又如何指导木材形成过程中纤维素合成酶复合体的运动方向还不是特别清楚。拟南芥 FRA1 蛋白的发现从侧面间接证实了这一观点, *fra1* 基因编码一种拟驱动蛋白 (kinesin-like protein), 该蛋白 N 端具一微管蛋白结合驱动域 (micro-tubule binding motor domain)。拟南芥 *fra1* 突变体果皮细胞壁组分与正常植株相同, 但果皮纤维微纤丝排布与正常植株相比存在明显差异 (Zhong 2002)。如果细胞骨架排布确实指导纤维素合成酶复合体的运动方式, 那么木材微纤丝角大小的决定因素由胞外转移到胞内。现在问题是如何影响细胞骨架的排布方向, 细胞骨架末端如何锚定在细胞膜上, 如果存在末端受体, 控制末端受体在膜上的分布机制是什么更是值得研究, 控制木材细胞微纤丝排布方向的基因是否与拟南芥中的一致还有待于证实。

4. 次生长调节基因

植物激素 (生长素、赤霉素、细胞分裂素、乙烯、脱落酸) 和葡萄糖梯度分布对形成层木质部细胞的分化起到调控作用 (Sundberg et al. 2000)。Schrader 等 (2003) 从杨树正在木质化的组织中克隆到属于 AUX1 基因家族的运载蛋白基因 *PttLAX1-PttLAX3*。

通过对 *PttLAX* 基因的组织特异性表达分析, 表明生长素不同的浓度梯度与维管形

成层发育的不同阶段以及运载蛋白基因家族不同成员的特异表达有关，同时研究表明维管形成层中生长素的运输还受发育及环境因子的调控。另有研究发现杨树中的 *Aux/IAA* 基因为至少拥有 8 个成员 (*PttIAA1~PttIAA8*) 的多基因家族，这些基因在形成层区差异表达。在应力木的诱导形成中，*PttIAA* 基因的表达发生变化。这些研究表明 *PttIAA* 基因在形成层的发育以及木质部的形成过程中起作用（田敏等 2007）。

植物 MYB 转录因子参与植物苯丙烷类次生代谢途径的调节。拟南芥 MYB 转录因子家族基因的 4 个成员 (*AtMYB77*, *AtMYB73*, *AtMYB44* 和 *AtMYB51*) 与次生木质部的形成有关 (Ko et al. 2004)。从火炬松木质部的 cDNA 文库中筛选到 MYB 家族成员 *PtMYB4*，在杨树 EST 库，筛选出 3 个参与次生维管组织形成的 MYB 家族成员，*PttMYB3Ra*, *PttMYB4a* 和 *PttMYB21a*。*PttMYB21a* 在次生细胞壁形成区域具有较高的表达量，反义抑制 *PttMYB21a* 表达的转基因杨树植株的韧皮部具有较高的 CCoAOMT 转录水平，表明 *PttMYB21a* 是 CCoAOMT 的转录抑制因子。

从正在分化的美洲山杨木质部和韧皮部中鉴定到一个 MADS Box 基因 *PTM5*，认为 *PTM5* 基因参与了木材形成的发育过程 (Cseke et al. 2003)。锌指蛋白基因 *PtaR-HE1* 在杨树形成层区域特异表达，特别地，其信号仅定位于射线初始细胞及其衍生细胞中，暗示该基因在形成层细胞同一性的决定和维持中起作用。考虑到射线在植物次生生长中的重要作用，即它们能介导木质部和韧皮部的营养运输及信号转导，因此推测 *PtaRHE1* 可能还与木质部与韧皮部之间的物质及信号交流有关 (Raemdonck et al. 2005)。

1.1.1.3 展望和存在问题

一直以来，育种工作者对林木材性的育种放在育种工作的首位。通过选择优良品系、优化栽植密度及合理的整枝、施肥、病虫害防治等手段来改善林木的生长环境，以提高木材的品质。随着技术的发展，尤其是近年来生物技术的发展，分子标记辅助育种手段的运用，一些与木材性状相关基因的陆续被发现、克隆和验证，一批抗病虫害、环境耐受性高、生长迅速的转基因林木新品种的获得，为从基因水平上改善林木材性提供了范例。杨树作为木本植物的模式物种，全基因组测序的完成和生物芯片技术的日益完善，便于从整个基因转录本中研究基因的功能。利用 RNAi 技术、基因敲除技术对单个或多个基因进行定向操作，以便迅速了解基因的具体功能。

杨树为多年生物种，个体高大，生长周期、成材时间长，受环境因素影响大，一直成为制约育种工作开展的主要原因，对于材性功能基因组学研究也是如此。与木材形成或与材性有关的基因大部分属于多基因家族，各家族基因的表达模式也各不相同，因此给基因的功能研究带来了不便。目前，植物次生生长主要以模式植物拟南芥作为研究对象，但木本植物与草本植物拟南芥的次生生长之间毕竟存在差别。因此，要了解木本植物木材形成和影响木材形成的机制，还需直接从树木本身着手。

1.1.2 杨树花发育相关基因及转基因研究现状

杨树 (*Populus L.*) 是世界上重要的速生栽培树种之一，在生态环境建设及林业生产中发挥着不可替代的作用。

近年来，随着国内外转基因研究与产业化的发展，转基因杨树环境释放面积迅速增加，仅我国抗食叶害虫转基因欧洲黑杨目前的栽培面积就已经达到6000亩^①（卢孟柱等2006）。由于杨树分布广泛，生殖年限较长，花粉量大，花粉传播距离远，转基因杨树花粉传播所引起的基因污染等生物安全问题日益严重，已经引起了全世界的广泛关注（Carlson 2005, 侯英杰等2006, Hoenicka and Fladung 2006）。对杨树开花进行调控可以从根本上解决转基因杨树花粉传播所引起的基因污染等问题。另外，对杨树开花进行调控还可以有效地缩短传统杂交育种周期，同时还能够通过延迟成龄树开花而增加木材产量，因此在分子水平上全面了解杨树花发育过程成为林木遗传育种研究领域的新课题。杨树作为多年生林木基因工程的模式树种，对其花发育的深入研究还将有助于揭示其他多年生木本植物花发育分子机理。

长期以来，杨树作为工业用材和造林树种，其遗传改良和分子机理研究主要针对生长、抗逆以及材质等营养体性状，而忽略了对其开花、结实等生殖生长方面的研究。另外由于杨树具有较长的幼龄期（通常为5~8年），从而不可能像拟南芥等模式植物那样获得大量可供研究的花表型突变体，这也在一定程度上限制了对杨树花发育分子机理的研究，因此，对杨树花发育的研究，尤其是在分子水平上的系统研究，较其他以果实为收获物的植物（如玉米、水稻等）还相当薄弱。

1.1.2.1 杨树花发育及其基因调控

1. 杨树花发育的特点

杨树一般为雌雄异株，经过5~8年的营养生长后，在一系列的内、外因素（如春化等）的作用下在第一个生长季形成花芽，冬眠后，在第二个生长季开花（Boes and Strauss 1994），并在其随后的生长周期内，每年春季开花。通常雌雄花只有2轮器官，即高度退化的花被、雄蕊或雌蕊。

与其他植物一样，杨树的花发育也分为开花诱导、花的发端和花器官发育三个阶段。大量研究表明，植物的花发育是由多种基因参与的十分复杂的调控过程（Jack 2004, Tan and Swain 2006）。首先，在外部环境和植物体内信号的作用下，植物顶端分生组织从营养生长向生殖生长转变，这一过程主要受光周期促进、自发促进、开花抑制、春化促进、赤霉素诱导等多条途径共同控制（Simpson and Dean 2002）。这些途径综合作用于花/花序分生组织特异基因，导致茎端分生组织向花序（花）分生组织转化；接着，花/花序分生组织在成花转变中激活花器官特异基因的表达，形成花器官。

杨树的花发育与拟南芥等具有典型的完全花的草本植物有很大不同：一是杨树具有较长的幼年期，并且成年树开花具有季节性；二是杨树为雌雄异株，而多数草本植物是雌雄同株的；三是杨树花的形态结构与一年生草本植物有着显著的区别，雌雄花通常只有2轮器官，即高度退化的花被、雄蕊或雌蕊。

近年来，通过对拟南芥、金鱼草（*Antirrhinum majus*）、矮牵牛（*Petunia hybrida*）等模式植物花发育的研究，分离鉴定了一大批与植物花发育相关的基因，为阐明

^① 1亩≈667 m²，后同。

植物花发育的分子机理奠定了坚实的基础 (Irish 2003, Jack 2004)，同时也促进了杨树等多年生木本植物花发育分子机理的研究。杨树花发育既有与其他开花植物花发育的共性，又存在着特殊性，这一特点也就决定了杨树中虽然也存在着与拟南芥等草本植物中相同花发育相关基因，但这些基因在表达方式、基因功能、调控等方面具有独特性。

2. 杨树开花诱导的基因调控

植物顶端分生组织从营养生长向生殖生长转变是受控于环境和植物体内的信号，这一过程称为开花诱导，开花诱导是植物生殖生长启动的第一个阶段，受光周期促进、自发促进、春化促进、开花抑制、赤霉素诱导和糖类诱导等多条途径控制 (Simpson and Dean 2002)。这些途径通过控制一些开花途径共同控制的整合基因，如 *FLOWER-INGLOCUS T (FT)*、*LEAFY (LFY)*、*SUPPRESSOR OF OVEREXPRESSION OF CONSTANS1 (SOC1)* 等，实现对植物开花时间的调控。其中的 *LFY* 也在花/花序分生组织形成中起作用。

Hsu 等 (2006) 在美洲黑杨 (*P. deltoides*) 中已经克隆到了与其开花诱导或季节性生长等相关的基因 *FT2*。*FT2* 基因是拟南芥 *FT* 基因的同源基因。研究表明 *FT2* 在未达到成熟期的杨树幼树中表达量极少，在成年杨树开花期大量表达，当将该基因转入杨树幼树中时，该基因的表达量增加，并且在 1 年内开花，因此该基因不仅作用于杨树开花诱导途径，同时也在杨树季节性开花中起作用。Böhlenius 等 (2006) 也通过大量实验证实毛果杨的 *FT* 基因的同源基因 *PtFT1* 不仅能够调控杨树开花时间，而且也在秋季树体停止生长和芽的形成中起作用。

3. 杨树花/花序分生组织形成的基因调控

植物开花途径整合基因的表达激活花/花序分生组织特异基因，如 *FRUITFUL (FUL)*、*CAULIFLOWR (CAL)*、*LFY*、*APETALA1 (AP1)* 等，导致茎端分生组织向花序（花）分生组织转化，形成序（花）分生组织，这一过程称为花的发端。其中，*AP1* 还在花器官发育中控制萼片和花瓣的发育。

在杨树中通过提高花/花序分生组织特异基因的表达量，也能够促进其提早开花。目前在毛果杨 (*P. trichocarpa*) 中已经克隆到了与花序（花）分生组织形成相关的基因 *PTLF*。*PTLF* 基因是 *LFY* 同源基因，该基因在发育中的花序中表达量最高，在幼苗、叶原基和幼嫩的新叶，特别是与花序相邻的叶芽中也有表达。在拟南芥异域表达 *PTLF* 基因 (35S::*PTLF*) 使转基因植株开花时间提前，并有 1 个 35S::*PTLF* 转基因树株系也表现出提前开花的性状 (Rottmann et al. 2000)。

4. 杨树花器官形成的基因调控

植物成花转变中，由于花/花序分生组织特异基因的表达，激活花器官特异基因，形成花器官。花器官特性基因控制花器官的发育，在某一细胞中特定的基因组合即决定其发育形态。尽管杨树雌雄花只有 2 轮器官，但研究表明，它们具有同样的花发育的器官特性基因，只是在基因作用范围等方面有所变化。

1) 植物花器官发育的经典模型——ABC 模型

1991 年 Coen 和 Meyerowitz 提出的花器官发育的 ABC 模型是植物花发育研究史上的经典 (Coen and Meyerowitz 1991)。该模型是在金鱼草、拟南芥遗传实验的基础上提出的：与大多数典型的被子植物的花一样，拟南芥的花由 4 轮同心花器官组成，由外向内分别为花萼、花瓣、雄蕊和雌蕊，之后由受精的心皮发育成果实。依据在花发育过程中所起的功能，将控制花发育的器官特性基因分为 A、B、C 三类，每类基因分别控制相邻两轮花器官的发育，即第 1 轮花萼的发育由 A 基因控制，第 2 轮花瓣由 A、B 共同控制，第 3 轮雄蕊由 B、C 共同控制，第 4 轮雌蕊由 C 基因单独控制。此外，A、C 两类基因相互拮抗，即 A 功能基因能够抑制 C 在 1、2 轮的表达，C 反过来也能抑制 A 在 3、4 轮表达 (Weigel and Meyerowitz 1994, Ng and Yanofsky 2000)。之后，随着花特异基因的不断发现，对该模型进行了补充，构成了目前的被子植物花发育的 ABC (DE) 模型，其中，D 组基因控制胚珠的发育 (Colombo et al. 1995)，而 E 组基因与其余 ABC 类基因协同作用控制花瓣、雄蕊、心皮和胚珠的分化 (Pelaz et al. 2000)。下文以拟南芥中各类花器官发育基因为参照，对杨树中控制花器官发育特性基因进行综述。

2) 杨树花器官特性基因

(1) A 类基因。在 ABC 模型中，A 类基因控制萼片的发育。在拟南芥中，A 类基因包括 APETALA1 (AP1) 和 AP2。A 类基因与 B 类基因 (AP3、PI) 以及 E 类基因 (SEP) 一起控制花瓣的发育 (Theissen 2001)。AP1 功能缺失突变体的花器官向营养器官转变，转 AP1 基因植株开花时间提前 (Irish and Sussex 1990, Bowman et al. 1993)。Cseke 等 (2003) 从美洲山杨 (*P. tremuloides*) 雌雄花穗中分离到 AP1 的同源基因 PTM1 和 PTM2，PTM1 在所有已知林木的 AP1 类基因中与 AP1 的同源性最高。表达分析表明，与 AP1 相似，PTM1 和 PTM2 在还没有形成可见的花器官的花形成层中表达，并在花发育过程中持续表达，在冬眠前表达量降低，冬眠后表达量升高，当花成熟时再次降低。另外，PTM1 和 PTM2 基因在杨树雌雄株中表达也有差异，因此它们有可能与杨树性别相关。

(2) B 类基因。拟南芥的 B 类基因只有 APETALA3 (AP3) 和 PISTILLATA (PI) 两个。B 类基因在花瓣和雄蕊中表达 (Jack et al. 1992, Goto and Meyerowitz 1994)。B 类基因与 AP1、SEP 基因一起，共同控制花瓣的发育，与 AG、SEP 基因共同控制雄蕊的发育 (Honma and Goto 2001, Theissen 2001)。在毛果杨 (*P. trichocarpa*) 中已经克隆了 PTD 基因，该基因在序列和表达方式上均与 AP3 类基因相似，为 AP3 的同源基因。但由于杨树的花缺少花瓣，PTD 基因的作用范围有所减小，仅在雌雄花内轮表达，当花器官成熟时，在雄蕊特异表达 (Sheppard et al. 2000)。因此 PTD 基因有可能是决定杨树性别的因素之一。王冬梅等 (2005) 通过 PCR 技术，在毛白杨 (*P. tomentosa*) 中克隆了拟南芥 AP3 同源基因 *PtAP3*，Southern 杂交分析发现，该基因在毛白杨雄株中为双拷贝，在雌株中则为单拷贝。该基因在雌、雄株中拷贝数的差异是否是杨树性别的因素之一，还有待研究。中国林业科学研究院林业研究所林木育种课题组从美洲黑杨雄性花芽 cDNA 文库中克隆了 PI 的同源基因 *PdPI*，并通过相对定量 PCR 对其在不同器官中的表达进行了研究，结果表明，与拟南芥 PI 基因不同，

PdPI 基因在美洲黑杨花芽、根、茎、叶片和叶芽中均表达，在花芽、根中表达量较高，在茎、叶片和叶芽中的表达量极低。因此推断 *PdPI* 基因不仅与美洲黑杨花发育有着密切的关系，也可能对根等营养器官形成和发育起作用。

(3) C 类基因。在拟南芥中 C 类基因仅有一个 *AGAMOUS* (*AG*)。*AG* 在第 3、第 4 轮的表达抑制 *AP1* 的表达，*AG* 与 B 类基因 *AP3*、*PI*，以及 E 类基因 *SEP* 共同控制雄蕊的发育，与 *SEP* 基因一起控制心皮的形成 (Honma and Goto 2001, Theissen 2001)。拟南芥 *AG* 突变体的雄蕊转变成花瓣和心皮，并以萼片、花瓣、花瓣的模式多次重复，成为重瓣花 (Bowman et al. 1989)。在毛果杨 (*P. trichocarpa*) 中克隆的 *PTAG1* 和 *PTAG2* 基因具有 C 类基因功能。从花发育的早期至随后的各个阶段，这两个基因在雄花的内轮（雄蕊）和雌花的内轮（心皮）内表达 (Brunner et al. 2000)。然而与 *AG* 不同，该基因也在营养器官如叶片、树干中表达。

(4) D 类基因。拟南芥中还有一些基因与 C 类基因同源性较高，但功能却与 C 类基因有所不同，如 *SHATTERPROOF1* (*SHP1*) 和 *SHP2* (也称为 *AGL1* 和 *AGL5*)，*SHP1* 和 *SHP2* 功能冗余，在心皮和果实中特异表达，双基因突变体由于角果裂开区不能木质化而不能开裂 (Liljegren et al. 2000)。*SHP1*、*SHP2* 与在胚珠中特异表达的 *AGL11* 和 *AGL13* 基因 (Angenent and Colombo 1996) 一起，被归为 D 类基因。到目前为止，已经在苹果 (*Malus domestica*) 中克隆到两个 D 类基因 *MdMADS10* (Yao et al. 1999) 和 *MdMADS14* (van der Linden et al. 2002)，它们分别在果实中心区域表达和发育着的心皮中大量表达。在榛树 (*Corulus avellana*) 中也克隆到 *SHP* 类 D 类基因 *CaMADS1*，主要在正在发育的心皮内表达，之后在胚珠中特异表达 (Rigola et al. 1998)。在杨树中还没有关于该类基因的报道。

(5) E 类基因。拟南芥的 *SEP1*、*SEP2* 和 *SEP3* 等 *SEP* 类基因功能与 B/C 类组合基因相同，归为 E 类基因 (Pelaz et al. 2000)。*SEP* 类基因可与 A、B、C 类 MADS-box 基因相互作用，如 *SEP3* 和 *AG*、*AP1* 以及 *PI/AP3* 二聚体结合，在花的不同轮中起作用 (Honma and Goto 2001)。*SEP1*，*SEP2* 在四轮花器官形成层中均表达，当花器官形成后表达量降低 (Flanagan and Ma 1994)。*SEP1* 也在胚珠未成熟胚和种皮内高表达，*SEP3* 主要在花瓣雄蕊和心皮中表达 (Mandel and Yanofsky 1998)。在杨树中，*PTM3*、*PTM4* 及 *PTM6* 分别是 *SEP1*、*SEP2* 和 *SEP3* 类的基因。在雌雄花发育的各个阶段均能检测到 *PTM3/4* 及 *PTM6* mRNA 表达，*PTM3/4* 在顶芽、幼叶和幼茎中 *PTM3/4* 有微量表达。原位杂交显示，这 3 个基因在发育中的胚珠以及花药原基中大量表达 (Cseke et al. 2005)。

1.1.2.2 杨树开花的基因工程调控

目前，已从杨树中分离出了一些与花发育相关的基因，为利用基因工程手段进行杨树开花调控打下了良好基础。目前，对杨树进行开花调控主要应用于以下两个方面：

1. 促进杨树提早开花，加速其遗传育种进程

研究者主要通过遗传转化的方法将与花发育相关的基因导入杨树，使基因超表达，从而达到使转基因植株提早开花，极大地加快育种周期的目的。

1995 年, Weigel 和 Nilsson 将拟南芥 *LEAFY* 基因转入杂种杨 (*P. tremula* × *P. tremuloides*), 从而使转基因植株的花期明显提前。这是应用花发育相关基因进行杨树开花调控的首次报道。随后, 研究者致力于采用杨树自身花发育相关基因促进杨树提早开花。Rottman 等 (2000) 将毛果杨中的 *LFY* 同源基因 *PTLF* 转入杨树, 使 35S::*PTLF* 转基杨树株系表现出早花的性状。最近, Hsu 等 (2006) 将美洲黑杨的拟南芥 *FT* 同源基因 *FT2* 转入杨树幼树中时, 使其在 1 年内开花。Böhlenius 等 (2006) 将毛果杨的 *FT* 基因的同源基因 *PtFT1* 转入杂种杨 (*P. tremula* × *P. tremuloides*) 中, 4 周后农杆菌侵染的茎段即出现花状结构, *PtFT1* 表达量稍弱的植株 6 个月就可以形成正常的雌花和雄花。

2. 培育环境友好杨树新品种及推迟杨树开花时间

杨树作为木本植物基因工程的模式树种, 国内外杨树转基因研究迅速发展, 转基因杨树环境释放面积也随之迅速增加, 基因污染等问题日益突出, 因此, 培育不育的环境友好的转基因杨树已成为杨树育种研究领域的当务之急。目前, 用于杨树不育基因工程的基因主要是 *BARNASE* 基因, 一般将其置于花特异性启动子 TA-29 下进行表达。2000 年, 李玲等将 TA-29-*BARNASE* 基因导入抗虫的转基因欧洲黑杨幼嫩叶片中, 经 PCR、Southern blot、Dot blot 分析证实了外源基因已经整合到再生植株的基因组中, 但未见后续报道。最近, Brunner 等 (2007) 报道了转 TA-29-*BARNASE* 基因杨树在田间试验中表现出了高度雄性不育。但也有实验表明, 由于花特异性启动子的渗漏等原因, 会导致转基因杨树生长或形态不正常等问题 (Wei et al. 2006), 从而影响了其应用。

成年杨树花序量大, 花粉及种子发育消耗了大量可用于树体生长的营养物质, 因此如果可以推迟其开花, 就可能会大大增加木材产量。但到目前为止, 还未见这方面的成功报道。

1.1.2.3 展望

迄今为止, 在杨树中已经鉴定出一些与花发育相关的基因, 并对这些基因的表达、功能、调控方式等方面进行了研究, 为揭示杨树花发育的分子机理奠定了基础。由于杨树的花发育与拟南芥等草本植物有很大不同, 因此杨树中很可能存在着多年生木本所特有的花发育基因和花发育调控系统。但到目前为止, 还没有发现杨树不同于草本植物的花发育基因以及人们所猜测的多年生木本植物特有的开花调控分子机制。这一方面是由于杨树具有较长的童期, 很难从突变体出发直接鉴定和克隆调控林木花发育的特异基因; 另一方面可能是杨树等多年生木本植物虽然具有与草本植物相同的基因, 但人们尚未发现这些基因在木本植物中的具有独特的调控和作用方式。

在杨树花发育基因调控方面, 虽然通过基因工程方法, 已获得了提早开花及不育的转基因杨树, 但依旧存在一些技术上的问题, 使这些研究成果在杨树育种实践中不能普遍应用。尽管如此, 其应用前景仍然十分诱人。

随着杨树全基因组测序已经完成, 使世界各地的研究者均能够获得大量的杨树基因组序列 (<http://genome.jgi-psf.org/popltr1/popltr1.home.html>), 这将极大地推动杨