关于转基因植物的 遗传特性与表达调 控

一、转基因植物中外源DNA的整合特性

1、外源DNA的整合位点和拷贝数

- (1)整合位点:转基因导入植物细胞后,通过细胞分裂时遗传物质的复制过程整合到核基因组中,目前普遍认为,转基因在寄主染色体内的整合位点是随机的,外源DNA可以插入植物基因组的任何一条染色体,也可以插入一条染色体的任何位点或没有固定的插入位点,但往往对转录活跃区域具有优先插入特性。
- (2)整合拷贝数:许多研究表明,外源DNA的插入拷贝数有以下几种:单 拷贝单位点插入;串联多拷贝单位点插入;多拷贝多位点插入,多数情况 是以单拷贝在单位点整合,但在同一位点,也存在较多的多个拷贝串联整 合的情况。形式为头对尾式串联和头对头式串联。农杆菌转化和基因直接 转化整合拷贝数存在差异,前者拷贝数少,整合位点特异性强。

2、外源DNA结构对整合的影响

外源DNA结构分为四种类型:单链线形DNA、单链环形DNA、双链线性DNA及双链环形DNA。四种结构中单链线状DNA研究较多,一般认为单链DNA可以通过有效的不正常整合参与同源染色体序列的重组,研究认为单链DNA在单链完全变成双链之前已发生重组。此外Bilang等(1992)研究了导入烟草的DNA结构(线形和环形)的重组效率,结果表明线性单链DNA同环形单链DNA相比,其抗性愈伤组织数目要高于后者,说明线性DNA的整合效率要高于环形DNA。

3、转化后整合位点的DNA结构变化

保持整合外源基因的完整性是实现转基因功能表达的基本条件,外源 基因整合后的完整性与其结构变化有关,现已明确,外源基因作为侵入者 的整合,会引起不同程度的基因重排,涉及缺失、异位、倒位及重复等一 系列现象。这主要与细胞本身的重复和修复功能有关。

Mayerhofer等(1991)和Gheysen等(1991)对15个独立的T-DNA插入进行了研究,提出了外源DNA整合模型,他们认为:

- (1) T-DNA的插入不会引起植物DNA大的重排,但在T-DNA的两侧各出现了一个158bp的正向重复序列,且多数插入会导致靶位点处小的缺失,最多79个核苷酸;
- (2) 在T-DNA和植物DNA连接处常有几个至33个核苷酸的填充DNA,这些填充序列与靠近连接处的植物DNA序列相似;
- (3) 在靶位点处不要求有特异的序列,但若T-DNA两端与植物靶位点之间有一段短序列(5-10bp)同源,则可能对T-DNA整合进植物基因组其作用。

此外,插入植物染色体的外源DNA大小是有限制的,如油菜插入外源DNA为5-6Kb,烟草中最大可达9Kb,但频率较低。

4、转化方法对整合外源基因结构的影响

尽管转化方法较多,但外源DNA以两种分子形式转化,一种是外源DNA插入T-DNA质粒载体中导入;另一种是裸露的DNA分子直接导入,由于转化原理不同,因此与整合后的外源DNA结构必然存在直接关系。

(1) T-DNA转化的外源DNA结构变化

农杆菌介导转化细胞中T-DNA结构完整,整合位点稳定,多数情况下在25bp处与植物DNA连接,整合后的外源基因结构变异少,但外源DNA也会出现结构变化,表现为T-DNA的串联和截短现象。

T-DNA串联:通常有5-20个拷贝的T-DNA的首尾相联,在大多数整合事件中,T-DNA可以在无选择压的情况下串联起来。

T-DNA截短: 也是T-DNA转化时较多发生的结构变化,可能是由于T-DNA两侧各有一个25bp的边界类似序列。截短是在转移和整合过程中产生,由于T-DNA区内'框类似'序列的存在,被用作引导T-DNA转移和整合的次级识别位点,从而代替正常情况下的25bp右边界序列,所以正常的有边界序列被截短。

截短在共整合载体中比二元载体系统更易发生。

(2) 裸露DNA直接转化的外源DNA结构变化

采用裸露DNA直接转化时,整合的外源DNA往往出现复杂的杂交 图谱,在转化当代及子代中常出现DNA环化、甲基化、片段分离和丢 失等现象。

在DNA直接转化中供体DNA容易在整合过程中发生各种结构变化和修饰,而且植物靶DNA序列也可在供体DNA整合过程中发生重排。

5、位点特异重组

(1) 位点特异性重组系统

遗传重组分为3类:同源重组,转座和位点特异性重组,也称定位重组。同源重组发生在两个具有一定程度同源性的DNA分子之间或同一分子的两个同源性区域,它们相互重组。转座和位点特异重组的共同点是重组只发生于具有特定的DNA序列的位置上,由特定的酶来识别某一种DNA序列,而造成重排。二者的区别在于转座重组中,识别位点之间的DNA片段被转位插入到另外的位点,是DNA合成过程中伴随而发生的DNA断裂、转移和插入。而定位重组并不涉及DNA的净合成,在两个识别位点之间的DNA片段并不转移到基因组中的另一地方,这段DNA是在重组酶所识别的位点上进行重组、交换而被切除或发生倒置,该定位系统越来越多地应用于转基因植物中,以改造基因重排,去除不需要的筛选基因、激活或缺失某一表达基因。

目前发现的有4个定位重组系统,Cre/lox、FLP/FRT、R/RS和Gin/gix。

(2) 位点特异性重组的作用机制

以Cre/lox为例加以说明,Cre来源于噬菌体P1,P1基因组中有1029bp的一段DNA,编码343氨基酸的38.5 kDa的蛋白质,即一种重组酶。该酶在离体系统中以含loxP基因座的DNA序列为底物,高效地使线状、环状甚至超螺旋DNA发生重组反应,而产生功能。

当两个loxP基因座方向相同,Cre介导的反应造成loxP基因座之间的 DNA被删除,loxP基因座方向相反,Cre介导使两端携带loxP的片段发生倒位,如果loxP不在同一DNA分子,如一个在质粒上,另一个在染色体上,那么Cre酶可使质粒DNA整合到染色体loxP所在位置,实现定点重组。

四类定位重组系统的分子重组程序分以下几步:

A 重组酶识别并结合重组位点的反向重复序列,每一反向重复序列结合一个重组酶;

B 在重组酶作用下,两个重组位点发生通向联会;

C 联会后两个重组位点的DNA一条链在重组酶的作用下断裂,并通过 $3'-PO_4$ 与重组酶的Tyr(酪氨酸)的游离-OH相连,保存了DNA断裂时的能量;

D 重组酶的断裂链与另一位点处断裂的5′-OH端相连,此时两DNA链的一条分别与对方交叉相连;

E 交叉相连的DNA链经旋转形成Holliday中间体;

F Holliday中间体分枝迁移数个碱基后,另一条链再断裂并与对方的断裂链重组,这时就完成重组,实现了交换。

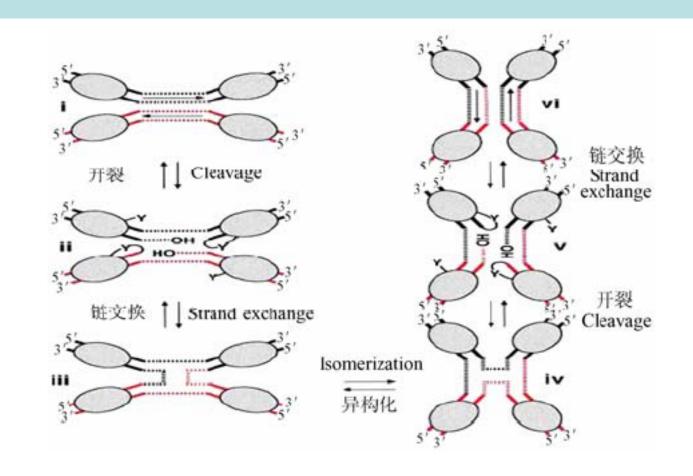


图 1 Cre//oxP位点特异性重组系统的作用机制[8]

Fig. 1 The mechanism of Cre/loxP site-specific recombination system

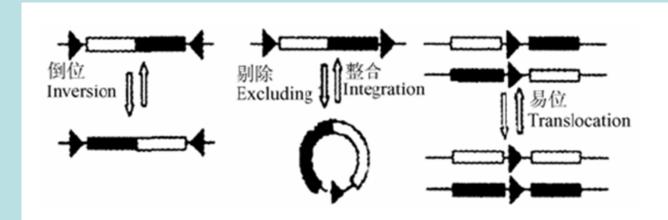
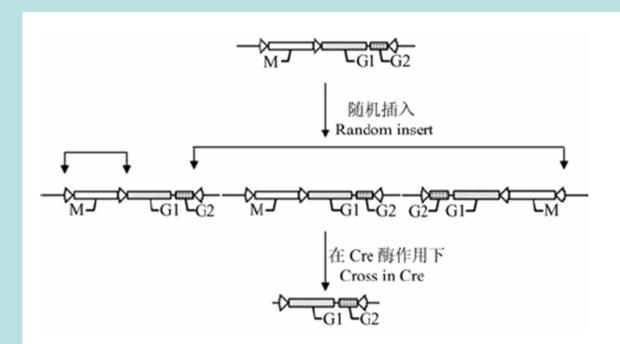


图 2 Cre/loxP位点特异性重组系统的重组模式[9]

Fig. 2 Recombination pattern of Cre/loxP site-specific recombination system



G1、G2: 目的基因 1 和基因 2; M: 标记基因 G1, G2: Target gene 1 and gene 2; M: Marker gene

图 3 利用 Cre/loxP系统获得单拷贝转基因的原理

Fig. 3 The principle of producing single-copy transgene using the Cre /loxP system

以上内容仅为本文档的试下载部分,为可阅读页数的一半内容。如要下载或阅读全文,请访问: https://d.book118.com/128020113131006053