- [7] Buttyan, R. et al., 1989, Mol. Cell Biol., 9: 3473-3481.
- [8] Sensibar, J. A. et al., 1990, Prostate, 16: 263-269.
- [9] Fesus. L. et al., 1991, Eur. J. Cell Biol., 56: 170-177.
- [10] Wyllie, A. H., 1993, Br. J. Cancer, 67: 205-208.
- [11] Gong, J. et al., 1994, Anal. Biochem.,

- 218: 314-318.
- [12] Rosl, F., 1992, Nucleic Acid Res., 20: 5243-5244.
- [13] Huang, P. and Plunkett, W., 1992, Anal. Biochem., 207: 163-169.
- [14] Huschtscha, L. I. et al., 1994, Exp. Cell Res., 212: 161—172.
- [15] Wijsman, J. H. et al., 1993, J. Histochem., 7—11.

## 植物钙调素结合蛋白(CaMBPs)的研究概况

唐 军 郭 毅 孙大业 (河北师范大学生物系 石家庄 050016)

钙调素结合蛋白(CaMBPs),从广义上说是指能和钙调素(CaM)结合的所有蛋白,包括已经确定了的其活性直接受钙调素控制的各种酶类(比如 PDE、Ca<sup>2+</sup>-ATPase、蛋白激酶等),以及在体外或体内条件下能和钙调素结合,但功能性质都有待深入探讨的各种未知蛋白;从狭义上说,钙调素结合蛋白仅指那些能和钙调素结合的未知蛋白质。本文将讨论广义的植物钙调素结合蛋白。

## 一、钙调素结合蛋白 研究的意义

CaMBPs 是 Ca<sup>2+</sup>. CaM 信号传递 通路中的一个重要组成部分,是 CaM 直接 结 合和作用的靶蛋白,因此 研究 CaMBPs 有 助于 探明 Ca<sup>2+</sup>. CaM 调控某些生理活动的分子机制。它的研究还可将 Ca<sup>2+</sup>. CaM 途 径从 其他 Ca<sup>2+</sup>信号途径中甄别出来,并且有利于 了解 CaM 的多种作用途径,如现已发现一些 CaMBPs,它们和 CaM 的结合不依赖 Ca<sup>2+</sup>,暗示着 CaM可能具有不依赖于 Ca<sup>2+</sup>的其他功能,另外,在动物中已发现许多 CaMBPs,同时 又是 PKA 或 PKC 的靶蛋白,从信号系统的全局来看,这些

CaMBPs 处在各信号通路之间的枢 纽位置,因 此搞清 CaMBPs 的性质尤其是它可能存在的磷 酸化性质,对理清胞内信号通路间错杂的脉络 有重要的意义。

# 二、钙调素结合蛋白 的研究方法

CaM 亲和层析和 CaM gel overlay 是目前 在 CaMBPs 研究中最为基本与常见的方法。其 中 CaM gel overlay 法主要用 于检测 CaMBPs 的有无,以及研究在环境刺激下或发育等动态 过程中 CaMBPs 的变化情况,包括它们和 CaM 结合能力的变化情况; CaM 亲和层析法则通常 和 CaM gel overlay 联用,用于某种 CaMBP 的 酶活性检测以及某些 CaMBPs 的纯化及部分纯 化。除了这两种基本的方法外,还可根据实际研 究的目的和需要,选用其他方法,如 若以膜 Ca-MBPs 为研究对象,可使用一些 双功能试剂, 将 CaM 探针和膜上 CaMBPs 偶联 起来,再进 行 SDS-PAGE 分析,这样可防止膜 上 CaMB-Ps 解离下来时发生的构象 变化 影 响它与 CaM 结合能力; 若想进行 CaMBPs 的定位, 可用炭 光或其他标记的 CaM 做探测工具, 使 用某种

CaMBP 的抗体则 可对 具 体 的 CaMBP 进行定位;在活体上研究一些酶对 CaM 的依赖性时,可使用 CaM 的拮抗剂或进一步去除内源 CaM,或纯化出酶之后再加 CaM 研究酶活 性 的变化情况加以确认。

近年来,对 CaMBPs 的研究也开始借助于分子生物学的手段,比如用 <sup>125</sup>I-CaM 或 <sup>35</sup>S-CaM 筛选一个基因文库,把一些 CaMBPs 的 cDNA 克隆分离出来,然后从 cDNA 推断蛋白序列,或用 PCR 扩增后,对这些片段进行表达,再从 CaMBPs 的结构、特点等方面做进一步的研究。

# 三、植物 CaMBPs 的 研究概况

有关植物 CaMBPs 的研究工作,目前虽然进行了一些,但非常有限。下面就这方面的工作做一简要介绍。

#### (一) 依赖于 CaM 的酶

#### 1. NAD 激酶和 Ca2+-ATP 酶

NAD 激酶和 Ca2+-ATP 酶是 植 物细胞中 研究的最多的 CaMBPs。NAD 激酶 在 生 物体 中有两种存在形式,一种不依赖于 CaM; 而另 一种则绝对依赖于 CaM, 由于 NAD 激酶不稳 定, 因而难以纯化; 该酶的 天然 分 子 量约为 50 KD-55 KD。NAD 激酶主要催化 NAD(H) 向 NADP(H)的转变, 因而 胞内 NAD(H)和 NADP(H)浓度比例的变化 是判定 NAD 激酶 参与的一个重要指标,由于有不依赖于 CaM 的 NAD 激酶的存在, 给依赖 于 CaM 的 NAD 激 酶的功能研究造成了一定的困难。目前在叶绿 体、胞浆、线粒体中都发现有 NAD 激酶, 而 且分布因物种而 异。Muto[1][2] 认为 NAD 激 酶主要存在于叶绿体中,其中不依赖于 CaM 的 NAD 激酶存在于基质中, 主要催化叶绿体中 光诱导的 NAD(H)向 NADP(H)的转变,该过 程产生的 NADP(H)参与了 CO2 固定循环; 而 CaM 依赖型的 NAD 激酶则位于叶绿体的内膜

上,主要负责胞浆中 NADP的供应,产生的NADP可被叶绿体内膜上的磷酸转位 装置(translocator)利用,参与磷酸丙糖/3-磷酸 甘油酯穿梭系统。除光以外,低温和铝毒害等外界刺激也能提高胞内 NAD 激酶的含量,其中包括 CaM 依赖的 NAD 激酶<sup>[3]</sup>。在它们的作用下NAD(H)和 NADP(H)的比例下降,但这些外界刺激通过 NAD(H)和 NADP(H)的 比例变化,所产生的生理效应还不清楚。

对植物 Ca2+-ATPase 的了解远 不如动物 Ca2+-ATPase 清 楚。 动 物 Ca2+-ATPase 已 明 确存在于质膜上, 受 CaM 调控, 对维持胞内 衡定的 Ca2+ 环境起着重要的作用。 虽 然在植 物方面大量的研究结果表明, 植物细胞的质膜 上也存在有 Ca2+-ATPase 而且同样具有维持胞 内 Ca2+ 环境的功能,但在 CaM 是否激活 Ca<sup>2+</sup>-ATPase 方面所得到的研究结果并不完全 一致。一些研究表明 CaM 可以激 活质膜上的 Ca2+ - ATPase, 而且 Briars 等[4] 用 CaM-Sepharose 亲和层析柱分离纯化出了 分子量为 140 KD的 CaM 可激活的 植物 Ca2+ - ATPase, 抗 红细胞膜 138 KD Ca2+ - ATPase 的 抗体能和 这种植物 Ca2+ - ATPase 发生交叉反应。 但另 一些研究表明一些 ATP 依赖的 Ca2+ 通过质膜 的过程并不受 CaM 激活。因而推测 植物细胞 中 Ca2+ - ATPase 可能也有两种存在形式,一 种受 CaM 的调控,而另一种则不受 CaM 调 控。值得一提的是 Brauer[5] 的 实验 表明在玉 米细胞中 Ca2+ - ATPase 位于内质网 上而不在 质膜上。以上这些研究表明植物细胞中的 Ca2+ - ATPase 的情况可能和 动 物上的 Ca2+ -ATPase 不完全一样。

#### 2. 依赖于 CaM 的蛋白激酶

磷酸化过程一向被认为是细胞信号系统中最重要的传递步骤。在动物细胞中许多有关 Ca<sup>2+</sup>. CaM 的信号传递都是通过依赖 CaM 的磷酸化酶完成的,其中 CaM 依赖的 磷酸化酶 II,可磷酸化多种底物,因此显得尤为重要。在植物方面,虽然还未将这种 依赖 于 CaM 的

蛋白激酶分离纯化,但证明其可能存在的证据 已有不少,如:① 一些研究表明奎宁: NAD 氧化还原酶和 H+-ATPase[6] 是受依赖于 Ca2+. CaM 的磷酸化作用调节的。 这些 CaM 蛋白激 酶的可能底物的存在,是证明植物中存在 CaM 蛋白激酶的有力证据之一。② Blowers 等[7] 从豌豆质膜上初步分离出具有蛋白激酶活性的 蛋白, 通过 Western blotting 对其活力进行了 研究, 发现该蛋白能以 Ca2+. CaM 激活的方式 在丝氨酸残基上自磷酸化。③ 最近的 研究则 着重于寻找类似于动物中依赖于 CaM 的 蛋 白 激酶 Ⅱ。利用抗动物 CaM 激酶 Ⅱ调 节亚 基上 不同肽段的抗体, 对玉米、豌豆、拟南芥等的 可溶性蛋白和膜蛋白进行了检测, 结果在可溶 性蛋白部分检测到一到二条带,分子量在 54-56 KD之间, 这和动物 CaM 激酶 Ⅱ的分 子量很相似[<sup>8</sup>]。④ 玉米根可溶性提取物部分, 能以依赖于 Ca2+、CaM 的方式磷酸化动物 CaM 激酶的天然底物突触素 I, 而且其磷酸化位点 和 CaM 激酶 II 的磷酸化位点一致[8]。 ⑤ Watillon 等[9] 利用 <sup>125</sup>I-CaM 筛选一 个 植 物基因 表达文库, 分离出了一个 CaMBP 的 cDNA 克 隆, 推断出的 Aa 顺序和 兔 脑 CaM 激 酶 II 的 氨基酸顺序非常相似。以上这些实验证据表明 在植物中可能有 CaM 激酶存在, 也许 是 由于 含量微小的缘故, 很难纯化而直接证明它的存 在, 但毫无疑问, 这方面的工作仍将是研究的 热点。

#### 3. NTPase(细胞核中的三磷酸核苷酶)

一些研究事 实表 明 核 内 的 NTPase 是受 CaM 调节的。Molsamoto 等 $[^{10}]$  在豌豆细胞核中与染色体结合的部分,发现有 NTPase 存在,其活力在有  $\mu$ MCa²+ 存在 下,能 被 CaM 激活 15 倍。Chen 等 $[^{11}]$  对该酶进行了更 为 详尽的研究,他们首次从豌豆细胞核中分离纯化出这种 NTPase,在 SDS-PAGE 中其表观分子量为 47 KD,Ca²+.CaM 能 将 该 酶 的 活 力 提高 3 倍,Ca²+ 螯合剂 EGTA、CaM 拮 抗 剂 48/80和 Chlopromazine 都能抑制 Ca²+,CaM 对其的

激活。 这些研究事实强有力地 证明了 NTPase 是一种依赖于 CaM 的酶。Chen 等的研究还表明<sup>[11]</sup>, 核内 NTPase 是受光激 活 光 敏素调控的,因此推测 Ca<sup>2+</sup>. CaM 介导参与了光敏素对 NTPase 的调节。

此外我们的研究发现用 CaM 拮抗 剂 及外加 CaM 激活实验表明玉米和白 芷细胞线 粒体膜的粗制液中琥珀酸脱氢酶可能受 控于 CaM。在玉米线粒体中部分纯化出的琥珀酸脱氢酶的天然电泳图谱中,CaM 在天然状态下和琥珀酸脱氢酶的大小亚基复合物紧密结合为一个懵,而在 SDS-PAGE 条件下可分离出一个分子量与 CaM 相同的带,表明 CaM 可能是琥珀酸脱氢酶的一个亚组份。 另外有实验表明[12] 谷氨酸脱羧酶也是一种受 Ca<sup>2+</sup>. CaM 调节的酶。

#### (二) 能和 CaM 结合的蛋白质

1. 器官、组织以及细胞亚 结 构中的 Ca-MBPs

虽然研究鉴定 CaMBPs 对深入 了解 Ca2+. CaM 信号通路有重要的意义, 但在植物领 域,有关的研究非常有限,其中尚克进、凌启 阆等[18] 对白菜胞 浆中 10 KD 的 CaMBP 的 研 究进行的比较全面和深入。他们从白菜胞浆中 发现存在一种依赖于 CaM 的磷酸 二酯 酶的活 性抑制因子,用 126I-CaM gel overlay 分析, 证明该因子为一种 CaMBP (暂名 BP-10), 而 且它对 Ca2+ 不敏感。 甚至在 EGTA 存在 的条 件下表现出和 CaM 有更多的结合, 分 离 纯化 出 BP-10 之后, 把它用作 CaM 的 专一抑制 剂,研究外加 BP-10 后对生长素应答反应的 影响,结果表明 BP-10 抑制了 生长 素诱导的 胚芽鞘的伸长和质子外排, 这种抑制作用能被 外加 CaM 所克服,从而说明 CaM 可能参与了 植物生长素的应答反应[14]。 虽然在 真正的生 理状态下, BP-10 是否和 CaM 参与的激素诱导 效应有关还不得而知,但在探索 BP-10 的可能 功能以及利用其作为研究 CaM 功能 的手 段等 方面做了有益的尝试。最近 Ling 等[12] 用 125I-CaM gel overlay 方法, 在蚕豆苗中 检测到一

组 CaMBPs, 其中根中分子量为 62 KD 的 Ca-MBP 已被纯化。

其他有关 CaMBPs 的研究 大多还停留在 CaMBPs 存在与否上,以及定性比较不同部位 CaMBPs 分布情况等方面,但这些初步的研究 对了解 CaM 的功能以及 Ca2+ 传导途径方 面是 很有用的。Roberts 等[15] 曾用 125I-gel overlay 对菠菜和豌豆叶绿体亚 结 构上 CaMBPs 的 分布情况进行了分析比较, 结果表明在叶绿体 的外膜部分上存在分子量为 33 KD 的主要 Ca-MBP; 在类囊体和基质部分则 未 检 测 到该蛋 白。这种 CaMBPs 的分布差 异表明 CaM 可能 通过其结合蛋白参与了叶绿体功能的调控, 而 这种调控作用的进行有空间上的次序。Ling 等[16] 检测了 Vicia。 fabal 不同 组织、器官以 及叶表皮细胞、保卫细胞、叶肉细胞所制备得 到的原生质体中的 CaMBPs 分布情况,结果发 现 CaMBPs 的分布有器官、组织乃至细胞类型 的差别,说明 CaM 介导的过程有组织特异性。 另外有人在玉 米花 粉 中 也 检 测 到了 CaMB-Ps[17]

有趣的是,叶正华等[17] 在小 麦细胞的细胞壁检测到了 CaMBPs,唐军等[19] 用 CaM gel overlay 的方法也分别在小麦愈伤组织的细胞壁、白芷悬浮培养细胞的细胞壁上检测到了 CaMBPs,其中白芷细胞壁中的一个21 KD的 CaMBP 已经被纯化。据报道植物胞细壁上有 CaM 存在[20],而且这些胞外的 CaM 能促进细胞的增殖[21],但其具体的作用机制以及其他的功能意义都不清楚。因此研究胞外CaMBPs的性质、特点、功能可为阐明胞外CaM 存在的意义开辟了道路。

2. 脱分化、分化以及发育等 动 态过程中的 CaMBPs

在植物脱分化形成愈伤组织以及再分化的过程中,对有关的各种代谢事件的研究方面已经积累了不少资料,由于脱分化过程实际上是一个激素应答的过程,因而从信号系统的角度探索这个过程是很有价值的。已有的大量研究

结果表明Ca2+. CaM 参与了激素诱导愈伤组织 的形成和诸如芽分化、不定根、维管束的分化等 分化过程。我室的李家旭[22] 用生物素标记的 CaM 检测了胡萝卜在形 成愈伤组织的 过程中 CaMBPs 的变化情况,结果发现有一个2,4-D, KT等激素诱导的分子量为54.5 KD的 CaMBP 存在, 而在对应的无激素 诱导的胡萝 卜外植体中未检测到该蛋白。结合我们以往的 工作, Ca2+, CaM 很可能参与了激素诱导愈伤 组织形成过程的调节,但激素诱导和 CaMBPs 之间的关系,有待于进一步阐明。在对分化过 程中 CaMBPs 的研究方面, Oh 等[28] 用 125I-CaM gel overlay 研究发现在胡萝卜胚状体形 成过程中,分子量为26 KD的 CaMBP 有较高 的含量, 而在无分化能力的细胞中该蛋白的含 量极低, 最近 Kobayashi 等[24] 在研究生长素 和细胞分裂素诱导百日草细胞管状分子分化时 发现, 在细胞次生壁形成以前新出现了分子量 分别为 28 KD 和 27 KD 的两种 CaMBPs。虽然 目前对这些 CaMBPs 的作用还不清楚, 但深入 对它们的研究,对揭示 Ca2+. CaM 参与细胞分 化和脱分化的调控机制将会起重要的作用。

对植物其他发育过程的研究同样也是人们 注目的焦点。在根尖细胞早期发育中,依赖于 CaM 的 NADKase 发生了相应的变化。Cocucci 等[25] 发现在小萝卜种子萌发早期 CaM 含量升 高而同时 CaM 依赖的 PDE 的抑制因子的含量 则相应下降。 这种抑制因子可能是一种 CaM-BP, 说明 CaM 以及 CaMBPs 可能 参与了种子 萌发过程。 Braudey 等[26] 用 125I-CaM 对 岩 藻从配子到合子的发育过程中 CaMBPs 的变化 进行了检测, 结果发现精子和卵子的 CaMBPs 种类不同,在精卵结合产生合 子后的1到65 小时中,分子量为72 KD的 CaMBP的带极为 突出。 Oh 等[28] 的研究发现 在胡萝卜悬浮培 养中产生的胚状体萌发时,新出现一条 54 KD 的 CaMBP 带,而且该蛋白已被纯化。这些研究 事实表明,某些 CaMBPs 和发育有关并随发育 的进程而发生相应的变化, 因此 CaM 在发育

的各个阶段可能起着不同的调控作用。深入研究这些 CaMBPs 可以搞清 Ca<sup>2+</sup>. CaM 信号在发育过程中通过不同的 CaMBPs 所起 的 重 要作用。

#### 3. CaMBPs 的基因克隆研究

O'eil 等[27] 对动物系统 CaMBPs 的结构研 究表明, CaMBPs 和 CaM 的结合区是一个碱性 双亲的 α-螺旋。虽然不同类型的 CaMBPs 在结 合区内的氨基酸并不保守,但同一类的 CaM-BPs 在结合区内的氨基酸是高度保守的。在 植 物方面有入用 35S-CaM 筛选的方法从玉米根尖 cDNA 表 达 库 中 分离出两个 CaMBPs 克 降, 比较两者推测得到的氨基酸顺序,有50%的 相似性, 在羧基端的 34 个氨基酸 序 列中, 表 现出 100%的一致,推测这 34 个氨基 酸 序 列 也可形成双亲 α-螺旋, 因 此极有可 能是 CaM 结合区,而且说明这两种 CaMBP 有 功能上的 相似性。 对这两种 cDNA 进行 Northern 分析 表明,这两种蛋白在所测试部分都得到表达, 表明它们据有广泛的功能。Southern分析表 明这两种 cDNA 虽在推 测的氨基酸 组 成上有 50%的相似性,但相互之间却不能杂交。

## 四、比较和展望

比较动植物领域 CaMBPs 的研究情况,不难看出前者要更广泛和深入,在动物中已经查明的 CaM 依赖的酶就有 20 余种,在植物方面却只有有限的几个。有关 Ca²+.CaM 参与调控生理事件的具体机制在动物方面已在非肌细胞的收缩、糖原代谢等方面有了令人满意的研究结果。但在植物方面,几乎对所有的 CaM 参与的生理功能的具体机制都不很清楚。在这种动物 CaMBPs 的研究远远领先于植物 CaMBPs 研究的情况下,借鉴在动物方面的 经验和思路,对植物 CaMBPs 的研究是非常有益的。CaM 促进细胞增殖生长等普适于动植物细胞的功能,在动物上已从 CaMBPs 方面做了多方面的研究,在植物方面则刚刚起步。例如,在动物方面已经发现:1)一些骨架蛋白受 CaM

调控,它们通过纺锤体微管的组装和去组装影响着细胞分裂。2)上述这些骨架蛋白也发现存在于细胞核中,当细胞从静止状态进入增殖状态后,这些骨架蛋白在数量和空间上发生了相应的变化,推测 CaM 通过作用于核 骨 架而调节 DNA 的合成<sup>[28]</sup>。3)在核中还鉴定出依赖于 CaM 的激酶 和磷酸酶 如 Calcinerin,表明核中发生的事件可能和依赖于 CaM 的磷酸化过程有关<sup>[29]</sup>。4)已发现一个 68 KD 的 Ca-MBP 可能和 DNA 复制的 起点 有关<sup>[30]</sup>,在植物方面还未见有关的报道。植物细胞中也有细胞骨架存在,但它们和 CaM 的关系还不明确;另外对细胞核中的 CaMBPs 的 研究也还是空白。

前面提到的对植物 CaM 依赖的 激酶的研究就是受动物细胞信号系统模式的影响,如对蛋白磷酸化作用的深刻认识,推测植物细胞中也应该有 CaM 依赖的激酶存在,并且利用动物 CaM 依赖的蛋白激酶 II 及其 抗 体做 直接的研究工具检测植物细胞存在 CaM 依赖 的 蛋白激酶 II 的可能性。磷酸化和去磷酸化是可逆的调节过程,在动物中同时有 依赖于 CaM 的 蛋白激酶和 CaM 依赖的磷酸酶存在。 在植物细胞中对是否存在 CaM 依赖的蛋白激酶 已 作了不少研究,但有关 CaM 依赖的磷酸 酶的 工作还未见报道,相信今后也应得到重视。

植物细胞中所确定的 CaMBPs 比较少的原因除了起步晚以外,可能还和含量少有关。相信随着研究手段灵敏程度的不断提高,越来越多的 CaMBPs 将被发现,特别是最近出现的用同位素 标记 CaM 筛选 CaMBPs cDNA 克隆的方法,会有助于植物 CaMBPs 研究的深入。

虽然我们可以从对动物 CaMBPs 的研究中得到许多帮助和启发,但仍必须小心谨慎,因为动植物细胞的结构和功能本身就有些差别。已有的研究表明植物细胞中 Ca<sup>2+</sup> 信号 通 路有自己的特点,例如植物细胞外有细胞壁存在,越来越多的研究表明细胞壁在某些信号的传递上起着重要的作用<sup>[31]</sup>, 我们在细胞 壁上证实

有 CaM 存在,因此对胞外 CaMBPs 的研究也将成为植物细胞信号系统研究中重要的一部分。

### 摘要

本文简要论述了研究钙调素结合蛋白的意 义和方法,着重介绍了植物领域中钙调素结合 蛋白的研究状况,其中包括一些依赖于钙调素 的酶的研究进展及未知钙调素结合蛋白的研究 方向和现状,并在比较动植物钙调素结合蛋白 研究工作的基础上,对植物钙调素结合蛋白今 后的研究谈了些粗浅的设想。

#### 参考 文献

- [1] Muto, S. and Hirosawa, T., 1987, Plant Cell Physiol. 28: 1569-74.
- [2] Muto, S., 1992, International Review of Cytology, 142, 305-345.
- [3] Roberts, D. M. and Harmor, A. C., 1992, Annu. Rev. Plant Physiol. Plant Mol. Biol., 43: 375-414.
- [4] Briars, S. A. et al., 1988, Planta, 176: 283-285.
- [5] Brauer, D. et al., 1990, Physiol. Plant., 78: 335-344.
- [6] Zocchi, G., 1985, Plant Sci., 40: 153-
- [7] Blowers, D. P. et al., 1985, Planta, 166: 208—215.
- [8] Poovaiah, B. W. and Reddy, A. S. N., 1993, Critical Review in Plant Science, 12: 185-211.
- [9] Watillon, B. et al., 1992, Plant Sci., 81: 227-231.
- [10] Matsumoto, H. et al., 1984, Plant Cell Physiol., 25, 191-195.
- [11] Chen, Y. -R. et al., 1987, J. Biol.

- Chem., 262: 10689-94.
- [12] Ling, V. et al., 1994, Plant Cell, 6: 1135-1143.
- [13] 尚克进等, 1991, 生物化学和生物 物 理学报, 23: 416—422.
- [14] 凌启阆等, 1993, 科学通报, 38, 21-26.
- [15] Roberts, D. M. et al., 1983, J. Cell Biol., 97: 1644-1647.
- [16] Ling, V. et al., 1992, Plant Physiol., 100: 970—978.
- [17] 张虞安等, 1992, 生物化学和生物 物 理学报, 24: 83—87.
- [18] 叶正华和孙大业等, 1988, 料学通报, 8: 624-26。
- [19] 唐军和孙大业,1994,河北师范大学学报, 18: 121—122.
- [20] Biro, R. L. et al., 1984, Plant Physiol., 75: 382-386.
- [21] Sun, D. -Y. and Li, H. -B., 1994, Plant Sci., 99: 1-8.
- [22] 李家旭等, 1994, 植物生理学报,20: 157—162:
- [23] Oh, S. -H. et al., 1992, Archi. Bioche. Biophy., 28-29.
- [24] Kobayashi, H. and Fukuda, H., 1994, Planta, 194: 388-394.
- [25] Cocucci, M. et al., 1988, Plant Physiol., 88: 910-914.
- [26] Braudey, S. et al., 1989, Dev. Biol., 131: 313-320.
- [27] O'eil, K. T. and De Grado, W. E., 1990, Trends Biochem. Sci., 15: 59-64.
- [28] Bachs, O. et al., 1990, J. Biol. Chem., 265: 18595—60.
- [29] Bachs, O. et al., 1992, Bioche. Biophy. Acta., 259-270.
- [30] Subramanyam, C. et al., 1990, J. Cellular Physiol., 66: 787-792.
- [31] Dixon, R. A. and Lamb, C. J., 1990, Annu. Rev. Plant Physiol., 41: 339—

(上接 126 页)

# A STEADY AND HIGH-YIELD METHOD OF ISOLATING HEPATIC FAT-STORING CELLS

Xu Lieming, Liu Cheng, Liu Ping, et al.

(Liver Diseases Research Center, Shanghai Academy of Traditional Chinese Medicine, Shanghai 200032).

#### ABSTRACT

Successful isolation of hepatic fat-storing cells (FSC) was carried out with perfusing solution of Pronas E and collagenase in situ in rat liver and centrifuging the cellular suspension with 11% Metrizamide. Usually, the yield of FSC was  $3-4\times10^7$  cell per liver, the viability of cultured FSC was more than 98% and the purity was between 90%-95%. After trypsinization, the purity of subcultured FSC was over 98%.

Key words, FAT-storing cells Cell isolation Cell culture