

- during the differentiation of higher plants. *Plant Physiol.*, 1995, **108** (2): 489~ 493
- 6 Wang H, Li J, Bostock R M, et al. Apoptosis: a function paradigm for programmed plant cell death induced by a host-selective phytotoxin and invoked during development. *Plant Cell*, 1996, **8** (3): 375~ 379
- 7 Demura T, Fukuda H. Novel vascular cell-specific genes whose expression is regulated temporally and spatially during vascular system development. *Plant Cell*, 1994, **6** (6): 967~ 981
- 8 Schindler T, Bergfeld R, Schopfer P. Arabinogalactan proteins in maize coleoptiles: developmental relationship to cell death during xylem differentiation but not to extension growth. *Plant J.*, 1995, **7** (1): 25~ 36
- 9 Katsuhara M. Apoptosis-like cell death in barley roots under salt stress. *Plant Cell Physiol.*, 1997, **38** (9): 1091~ 1093
- 10 Gan S, Amasino R M. Making sense of senescence: molecular genetic regulation and manipulation of leaf senescence. *Plant Physiol.*, 1997, **113** (2): 313~ 319
- 11 DeLong A, Calderon Urrea A, Dellaporta S L. Sex determination gene TASSLESEED2 of maize encodes a short-chain alcohol dehydrogenase required for stage-specific floral organ abortion. *Cell*, 1993, **74** (5): 757~ 768
- 12 Havel L, Durzan D J. Apoptosis during diploid parthenogenesis and early somatic embryogenesis of Norway spruce. *Int J Plant Sci.*, 1996, **157** (1): 8~ 16
- 13 Bell P R. Megaspore abortion: A consequence of selective apoptosis. *Int J Plant Sci.*, 1996, **157** (1): 1~ 7
- 14 Zhou H, Li J. Study on a new male sterile gene and apoptosis. *Maize Genetics Cooperation Newsletter*, 1997, **71** (1): 8~ 9
- 15 Greenberg J T, Gue A, Kessig D R, et al. Programmed cell death in plants: a pathogen-triggered response activated coordinately with multiple defense functions. *Cell*, 1994, **77** (4): 551~ 563
- 16 Mittler R, Shulaev V, Seskar M, et al. Inhibition of programmed cell death in tobacco plants during a pathogen-induced hypersensitive response at low oxygen pressure. *Plant Cell*, 1996, **8** (11): 1991~ 2001
- 17 Mittler R, Feng X, Cohen M. Post-transcriptional suppression of cytosolic ascorbate peroxidase expression during pathogen-induced programmed cell death in tobacco. *Plant Cell*, 1998, **10** (3): 461~ 473
- 18 Szmidzinski R, Wilczynski G, Szopa J. Molecular cloning and sequencing of the cDNA encoding plant 22 kDa nuclease. *Acta Biochim Pol.*, 1994, **41** (2): 193~ 140
- 19 Gallois P, Makishima T, Hecht V, et al. An *Arabidopsis thaliana* cDNA complementing a hamster apoptosis suppressor mutant. *Plant J.*, 1997, **1196** (10): 1325~ 1331
- 20 Yoshikazu T, Tomoko M, Michiko S, et al. Dad1, a putative programmed cell death suppressor gene in rice. *Plant Cell Physiol.*, 1997, **38** (3): 379~ 383

Recent Progress of Plant Apoptosis. YANG Zheng, CAI Chen-Leng, SONG Yun-Chun (*College of Life Sciences, Wuhan University, Wuhan 430072, China*).

Abstract Apoptosis is an active programmed cell death process during the organism development, cell differentiation and pathological situation. Many studies have revealed that apoptosis is an important and normal part in plant embryo development, tracheary element formation and development of root, shoot, leaf, flower. In hypersensitive response, plants use apoptosis in response to infection by pathogens to protect the whole plant survival.

Key words apoptosis, plant, development, hypersensitive response

转化生长因子 β 受体的研究进展

唐桂林 苏先狮

(湖南医科大学附属第二医院, 长沙 410011)

摘要 转化生长因子 β 受体为胞膜蛋白, 存在5种形态, III型受体主要是调节受体与配体之间的亲和力及II型受体的膜上表达。功能性受体则主要为I、II型。I、II型受体在介导信号传递时相互配合, 又存在分工不同: I型受体为介导转化生长因子 β 促细胞外基质合成的信号通道, 而II型受体则与细胞的增殖、分化密切相关。

关键词 转化生长因子 β 受体, 信号传递, 生物作用

学科分类号 R318

转化生长因子 β (TGF- β)是近年来发现的一个重要的生长因子家族, 其生物学活性非常广泛, 参与体内形态发生、组织发育、免疫反应、造血及纤维化等过程。而负责介导其信号传递的受体目前日益受到重视。现已发现TGF- β 受体(T β R)存

在5种形态, 分别为T β R-I、II、III、IV、V, 其中T β R-IV及T β R-V仅分别在垂体细胞和牛肝中发现。目前研究得较多的是前三种受体。几乎所有

体细胞均表达两种或两种以上的 T β R, 其中以 T β R- III 含量最丰富, 每个细胞中约 2×10^5 , 为与 TGF- β 结合的主要受体。

1 T β R 的结构

T β R 均为胞膜蛋白, 包括 3 个组成部分: 富含半胱氨酸的胞外区、跨膜区及胞内区。T β R- I 与 T β R- II 在结构上非常相似: 均为糖蛋白; 有一较短的胞外区及一富含丝氨酸/苏氨酸的蛋白激酶的胞内区。但两种受体的蛋白激酶区只有 41% 的氨基酸同源。另外在两种受体的 C 端, T β R- I 有一较短的含 5 个氨基酸的残基, 而 T β R- II 的则较长, 由 24 个氨基酸组成。再者, 在 T β R- I 的蛋白激酶区的前端近胞膜处有一 GC 区, 为 T β R- I 的核心系列: SGSGSG (富含丝氨酸及甘氨酸), 此结构在 T β R- I 中高度保守, 而 T β R- II 则无此结构^[1]。T β R- III 又称 β -聚糖, 其胞外区相对较长, 而胞内区却很短, 只有 41 个氨基酸组成, 没有明显的信号修饰装置, 不直接参与信号传递^[2]。

2 生物学作用

由于 T β R- I 、T β R- II 、T β R- III 结构上的差异, 其功能亦存在不同。T β R- III 胞外区较长, 但无胞内信号修饰装置, 故不直接参与信号传递。其功能主要是调节受体与配体之间的亲和力及 T β R- II 的膜上表达。它与 TGF- β_1 、 β_2 、 β_3 的亲和力相近, 为 TGF- β 的主要结合形式^[2]。

T β R- I 、II 为功能性的受体, 介导几乎所有的 TGF- β 的功能。它们与 TGF- β_1 的亲和力要比与 TGF- β_2 的亲和力大 10~80 倍。虽然两者在介导信号传递时的具体作用机制目前还不太清楚, 但有资料表明两者在信号传递中密切配合: T β R- I 必须依赖 T β R- II 的存在方能与配体结合, 而 T β R- II 必须依赖 T β R- I 参与方能完成信号传递过程。其作用模式为: 配体先与 T β R- II 结合, T β R- II 自身磷酸化 (磷酸化部位在 C 端 Ser549, Ser551 及近膜区的 Ser223, Ser226, Ser227), 紧接着 T β R- I 相互聚积成复合体或与 T β R- II 结合呈嵌合态, 然后 T β R- I 的蛋白激酶磷酸化 (磷酸化部位为近膜区 GS 区: Thr185, Thr186, Ser187, Ser189, Ser191 及 N 端 Ser165), 再将信号传递到下游物质^[3], 完成信号传递。

另外, T β R- I 与 T β R- II 又存在分工的不同。Chen^[4] 曾将突变型的 T β R- II (此突变型的 T β R- II

无胞内部分, 而跨膜部分及胞外部分均无改变) 转染到 QT6 细胞株中 (此细胞株无 T β R- II 的表达, 但有 T β R- I 的表达)。发现此转染的细胞株对 TGF- β_1 抗上皮细胞增殖作用及对 pRB 的去磷酸化作用被阻断, 而 fibronectin 的合成不受影响; Takeuchi^[5] 在观察 4 种骨髓瘤细胞株对 TGF- β_1 的反应时亦发现了非常有趣的现象: 4 种骨髓瘤细胞株分别为 MC3T3-E1、MG63、SeOS2、UMR106, 前两株细胞有 T β R- II 及 T β R- I 的正常表达, 第三株细胞表达正常量的 T β R- I, 但 T β R- II 表达很少, 第四株细胞则无 T β R- II 及 T β R- I 的表达。将这 4 株骨髓瘤细胞与 TGF- β_1 共同孵育后, 结果发现: TGF- β_1 既可抑制 MC3T3-E1 及 MG63 的增殖, 又可刺激其合成 decorin 及 fibronectin 增加; 但对其增殖无抑制作用; 而 UMR106 对 TGF- β_1 则无反应。也就是说, 凡是有 T β R- I 表达的骨髓瘤细胞株, TGF- β_1 可刺激其合成细胞外基质增加, 而凡是有 T β R- II 表达的骨髓瘤细胞株, TGF- β_1 则可抑制其增殖。这些研究结果均说明 TGF- β 受体在介导信号传递过程中至少存在两条或两条以上的通道, 并强烈提示 T β R- I 与细胞外基质的合成有关, 而 T β R- II 则与细胞增殖有关。这为我们进一步了解肿瘤及纤维化的发病机理时提供了理论根据, 也为抗肿瘤及抗纤维化的治疗提供了一可能的途径。如在很多肿瘤细胞株中发现无 T β R- II 的表达^[6], 但如将 T β R- II 基因转染到这些细胞株后, 就能逆转这些细胞的成瘤性^[7]。

3 T β R 的调节

机体可根据不同的需要对 T β R 的表达水平进行调节。如在肝部分切除后, T β R- I 、II 、III mRNA 及蛋白质水平均迅速下降, 24 h 达最低点, 此时肝细胞 DNA 合成达高峰^[8]。又如在伤口愈合过程中, 除 TGF- β 表达增加外, T β R- I 、II 的表达亦显著增加, 这样有利于伤口的愈合^[9]。机体对 T β R 表达调节的作用机制目前还不太清楚, 但有一点可以肯定的是与 TGF- β 有关。虽说 TGF- β_1 对 T β R 表达的影响各家报道不一, 但大多认为 TGF- β_1 对 T β R- I 的表达起上调作用, 而对 T β R- II 的表面则起下调作用。如 Brain 报道 TGF- β_1 可使 T β R- I mRNA 的表达增加 3 倍^[10]。Mackay^[11] 报道当肠癌细胞与 TGF- β_1 共同孵化后, 细胞内的 T β R- II 的表达稍增加, 而 T β R- I 的表达则增加 2 倍。但 Woodward 报道将上皮细胞株 MAC-T 与

50 pmol/L的TGF- β_1 共同孵化后，细胞内的TBR表达明显下降^[12]。

通过了解TBR的生物学功能，不仅有助于我们进一步了解TGF- β 的作用机理，更为临床应用：如抗肿瘤治疗，抗纤维化治疗提供参考依据。

参 考 文 献

- 1 Franzen P, Henrik C, Miyazono K. The domain of the transforming growth factor β type I receptor is important in signal transduction. *Biochem Biophys Res Comm*, 1995, **207** (2): 682~689
- 2 Wang X F, Lin H Y, Eaton E N, et al. Expression cloning and characterization of the TGF- β type III receptor. *Cell*, 1991, **67**: 797~805
- 3 Kawabata M, Imamura T, Miyazono K, et al. Interaction of the transforming growth factor β type I receptor with Farnesyl protein transferase a. *J Biol Chem*, 1995, **270** (50): 28628~29631
- 4 Chen R H, Ebner R, Deryck R. Inactivation of the type II receptor reveals two receptor pathways for the diverse TGF- β activities. *Science*, 1993, **260** (28): 1335~1337
- 5 Takeuchi Y, Fukumoto S, Matsumoto T. Relationship between actions of transforming growth factor β and cell surface expression of its receptors in clonal osteoblastic cells. *J Cell Physiol*, 1995, **162**: 315~321
- 6 Horie K, Yamashita H, Mogi A, et al. Lack of Transforming growth factor-beta type II receptor expression in human retinoblastoma cells. *J Cell Physiol*, 1998, **175** (3): 305~313
- 7 Frank S, Madlener M, Werner S. Transforming growth factor β_1 , β_2 , β_3 and their receptors are differentially regulate during normal and impaired wound healing. *J Biol Chem*, 1996, **271** (17): 10188~10193
- 8 Bloom B B, Donand E H, Kuang P P, et al. Structure and expression of the promoter for the R4/ALK5 human type I transforming growth factor β receptor: regulation by TGF- β . *Biochim Biophys Acta*, 1996, **1312**: 243~248
- 9 Sumudra P, Sun L, Larry E G, et al. Differential control of expression of type I and type II receptors of Transforming growth factor β in colon carcinoma cells. *J Cell Physiol*, 1996, **168** (3): 711~720
- 10 Woodwar T L, Dumont N, Turner J D, et al. Characterization of Transforming growth factor β growth regulatory effects and receptors on bovine mammary cells. *J Cell Physiol*, 1995, **165** (2): 339~348
- 11 Mackay S L, Anffenberg T, Tannahill C L, et al. Transfection of the type II TGF- β receptor into colon cancer cells increases receptor expression, inhibits cell growth, and reduces the malignant phenotype. *Ann Surg*, 1998, **227** (6): 781~789
- 12 Ravi S, David T, Sean R, et al. Down regulation of transforming growth factor β receptor type II receptor type I, II and III during liver regeneration. *Am J Surg*, 1995, **169**: 126~132

Study of Transforming Growth Factor β Receptor.

TANG Gui Lin, SU Xian Shi (*The Second Affiliated Hospital of Hunan Medical University, Changsha 410011, China*).

Abstract Transforming growth factor β receptor, divided into five types, are membrane protein. The function of type III receptor is regulating the affinity between receptor and ligand as well as the expression of type II receptor. Type I and type II receptor are functional receptors. They cooperate closely while the signal transduction, and on the other hand. They function differently: type I receptor acts as the signal pathway by which transforming growth factor β stimulate the increasing synthesis of extracellular matrix; type II receptor has closely relationship to the proliferate and differentiate cells.

Key words transforming growth factor β receptor, signal transduction, biological function