

تأثیر گیاهان تاریخته بر روی توده های میکروبی خاک

مریم صادقی^۱، اکرم صادقی^{۲*}

^۱دانشجوی کارشناسی ارشد بیوشیمی دانشگاه پیام نور تهران، ^۲عضو هیات علمی پژوهشکده بیوتکنولوژی کشاورزی

گیاهان تاریخته یا دستورزی شده ژنتیکی (GMPs) حاوی ژن های جدیدی هستند که به آنها خصوصیات سودمندی مانند مقاومت به علفکش ها، تحمل استرس های محیطی مانند خشکی و کمبود نیتروژن، مقاومت در برابر حشرات، پاتوژن های قارچی و باکتریایی را می دهند. امروزه در بسیاری از کشورهای توسعه یافته و در حال توسعه این گیاهان به صورت تجاری و در مقیاس وسیع کشت می شوند. با این حال آزادسازی این گروه از گیاهان در طبیعت در بسیاری از کشورها تبدیل به موضوع جنجال برانگیزی شده است. علت این مجادلات پتانسیل احتمال اثرات نامطلوب این گونه از گیاهان روی سلامت انسان و محیط زیست می باشد. متاسفانه داشش ما در این زمینه هنوز بسیار محدود است. یکی از خطرات مورد بحث منتقدان احتمال انتشار ژن های این گونه گیاهان از طریق گرده افشاری توسط حشرات به گونه های وحشی است که ممکن است باعث انتقال ناخاسته برخی از ژن ها به گیاهانی شود که مورد نظر ما نیستند [6]. میکروارگانیزم های موجود در خاک چه از نظر فعالیت در اکوسیستم خاک و چه از نظر توده زیستی (حدود هشتاد درصد کل بیومس خاک را به استثنای ریشه ها تشکیل می دهند) موجودات غالب خاک بوده و نقش بر جسته ای در چرخه مواد غذایی دارند. لذا میکروارگانیزم های خاک به طور مستقیم و غیر مستقیم رشد گیاهان را به شدت تحت تاثیر قرار می دهند. از این رو تاثیر گیاهان تاریخته بر روی میکروارگانیزم های خاک در خور توجه می باشد [2, 10]. یکی دیگر از اثرات نامطلوب احتمالی، انتقال ژن به صورت افقی (horizontal gene transfer) از گیاهان تاریخته به میکروارگانیزم های طبیعی موجود در ریزوسفر می باشد [8]. از طرفی ممکن است در اثر برهمکنش گیاهان تاریخته با میکروارگانیزم های خاک تنوع زیستی این میکروارگانیزم ها و عملکرد اکوسیستم خاک تغییر نماید. این تغییر در اثر آزادسازی پروتئین های جدید از ریشه گیاهان تاریخته و تحریک رشد انتخابی میکروارگانیزم هایی که می توانند از این مواد استفاده کنند ایجاد می شود. یکی از موادی که توسط ریشه گیاه تاریخته ای با نام *Lotus corniculatus* ترشح می شود opines است. این گیاه توسط *Agrobacterium* تاریخته شده است. توده های باکتریایی در اطراف ریشه این گیاهان با انواع وحشی تفاوتی ندارند بجز اینکه جمعیت باکتری های مصرف کننده Opine در ریزوسفر گیاه تاریخته پنج تا ده برابر بیشتر از گیاهان نوع وحشی است. البته این تغییرات گذرا هستند و در صورت کشت مجدد نوع وحشی گیاه میزان این نوع باکتری ها به مرور کاهش می یابد. اما این گزارش عنوان می کند که گیاهان تاریخته روی توده های میکروبی که قادر به مصرف مواد جدید تولید شده هستند، به شدت تاثیر گذار است [9]. یکی از اولین گیاهان تاریخته سیب زمینی است که قادر به تولید لیزوژیم T4 می باشد. این آنزیم یک باکتریولیتیک است که باعث ایجاد مقاومت در برابر باکتری *Erwinia carotovora* می شود [5]. مطالعاتی روی اثرات این گیاه بر توده های میکروبی اطراف ریزوسفر انجام شد. یکی از این نتایج بیانگر افزایش مرگ باکتری *Bacillus subtilis* در اطراف ریشه های مویین گیاه سیب زمینی است. در این مطالعه قدرت کشنندگی عصاره گیاه به علت پایداری فعالیت لیزوژیم T4 پس از استخراج و در خارج از بافت زنده به اثبات رسیده است [1]. ذرت تاریخته Bt پروتئین حشره کش Cry3Bb را بیان می کند. این پروتئین بر علیه کرم ریشه ذرت عمل می کند این ژن از باکتری *Bacillus thuringiensis* گرفته شده و در تمام قسمت های این گیاه و در تمام طول دوره رشد آن بیان می شود. این ذرت در سال ۲۰۰۳ به صورت تجاری کشت شد و انتظار می رود وسعت بیشتری از زمین های کشاورزی به کشت این محصول اختصاص یابد. طبق آزمایشات انجام شده مشخص شد که رشد این گیاهان اثر زیانباری روی بیومس، فعالیت و ساختمندان توده میکروبی و به طور کلی اکوسیستم توده میکروبی خاک ندارند. در حالی که استفاده از حشره کش tefluthrin باعث کاهش تنفس خاک اطراف ریشه شد [4]. در یک مطالعه مزرعه ای مشخص شد که مجموع نماتدها و پروتوزوآهای موجود در خاک اطراف ذرت Bt حاوی ژن *Cry1Ab* بیش از ذرت های معمولی است. البته این نتایج به مکان، زمان نمونه برداری و فصل کاشت وابسته و در

نتیجه متغیر است. طبق آزمایش‌های انجام شده این گیاهان روی کرم خاکی و موجودات تک سلولی خاک اثر سمی ندارند [7]. گیاه ذرت *Bt 176* که به دلیل تولید سم *Bt* مقاوم به حشرات **Lepidopteran** است حاوی ژن مقاومت به آنتی بیوتیک آمپی سیلین (blaTEM116) به عنوان نشانگر می‌باشد. آمپی سیلین آنتی بیوتیکی متعلق به خانواده بتا-لاکتام است که کاربرد وسیعی در پزشکی دارد ولی به سرعت توسط ژن‌های مقاومت در باکتری‌ها بی اثر می‌شود. سوالی که در این مورد مطرح می‌شود این است که آیا احتمال انتقال این ژن از گیاهان تاریخته به باکتری‌های موجود در اکوسیستم خاک و یا گونه‌های بیماربنا برای انسان وجود دارد یا خیر؟ از نظر داده‌های علمی این احتمال اجتناب ناپذیر است. این احتمال به علت وجود پرومومتر باکتریایی همراه با ژن مقاومت به آنتی بیوتیک قوت می‌یابد. البته هیچگونه مدرک سلولی یا ملکولی مبنی بر انتقال ژن *Bt 176* از blaTEM116 به باکتری‌های موجود در خاک وجود ندارد. حتی اگر چنین انتقالی اتفاق بیافتد هیچگونه تاثیر قابل ملاحظه‌ای روی ساختار توده باکتریایی ندارد. استفاده از تکنیک میکرواری حساس بر پایه هیبریداسیون نیز نتوانست تشخیص دهد که آیا ژن مقاومت به آنتی بیوتیک موجود در باکتری از گیاه تاریخته منتقل شده یا در اثر جهش در ژن bla ایجاد شده است. طبق یافته‌های اخیر باکتری‌های موجود در خاک به طور طبیعی دارای این ژن می‌باشند، لذا علت عدم تشخیص منشاء حضور این ژن در باکتری‌های موجود در خاک می‌تواند پلی مورفیسم بالای این ژن باشد که احتمالاً در اثر جهش نقطه‌ای و در طی تکامل ایجاد شده است. نتایج آزمایش‌های انجام گرفته روی گیاهان *Bt* بسته به نوع گیاه، جغرافیای محل آزمایش، نوع آب و هوا و نوع خاک متفاوت است و تنها وابسته به حضور پروتئین *Cry* نیست. بنابراین با توجه به نتایج متغیر آزمایش‌های انجام شده در سطح آزمایشگاه، گلخانه و مزرعه و همچنین زمان و مکان نمونه برداری، نوع خاک، نوع آب و هوا و حتی نوع گیاه و از طرف دیگر اندک بودن اطلاعات ما از اکوسیستم خاک و اثرات متقابل اجزا آن بر یکدیگر و بر گیاهان هنوز نمی‌توان به طور قطعی اعلام کرد که این گیاهان روی اکوسیستم اطراف خود، چه روی زمین و چه زیر زمین اثر نامطلوب دارند یا خیر. اعلام نظر قطعی روی این موضوع نیاز به تحقیقات بیشتر در آینده دارد [3].

1. Ahrenholtz, I., Harms, K., de Vries, J., Wackernagel, W. 2000. Increased killing of *Bacillus subtilis* on the hair roots of transgenic T4 lysozyme-producing potatoes. *Appl. Environ. Microbiol.*, 66:1862–1865.
2. Bever, J. D., Westover, K. M., Antonovics, J. 1997. Incorporating the soil community into plant population dynamics: the utility of the feedback approach. *J Ecol.*, 85:561–573.
3. Demaneche, S., Sanguin, H. Pote, J., Navarro, E., Bernillon, D., Mavingui, P., Wildi, W., Vogel, T. M., Simonet, P. 2008. Antibiotic-resistant soil bacteria in transgenic plant fields. *PNAS*, 105: 3957–3962.
4. Devare, M. H., Jones, C. M., Thies, J. E. 2004. Effect of Cry3Bb Transgenic Corn and Teffluthrin on the Soil Microbial Community: Biomass, Activity, and Diversity *J Environ Qual*, 33:837-843.
5. During, K., Porsch, P., Fladung, M., Lorz, H. 1993. Transgenic potato plants resistant to the phytopathogenic bacterium *Erwinia carotovora*. *Plant J.*, 3: 587–598.
6. Eastham, K., and Sweet, J. 2002. Genetically modified organisms (GMOs): The significance of gene flow through pollen transfer. *Environ. Issue Rep.* 28. European Environmental Agency, Copenhagen
7. Griffiths, B. S., Caul, S., Thompson, J., Birch, A. N. E., Cortet, J., Andersen, M. N., Krogh, P. H. 2007. Microbial and microfaunal community structure in cropping systems with genetically modified plants. *Pedobiologia*, 51: 195-206.
8. Nielsen, K. M., Van Elsas, J. D., Smalla, K. 2001. Dynamics, horizontal transfer and selection of novel DNA in bacterial populations in the phytosphere of transgenic plants. *Ann Microbiol*, 51:79–94.
9. Oger, P., Petit, A., Dessaux, Y. 1997. Genetically engineered plants producing opines alter their biological environment. *Nat Biotechnol*, 15:369–372.
10. Van der Putten, W. H. and Peters, B. A. M. 1997. How soil-borne pathogens may affect plant communities. *Ecology*, 78:1785–1795.