

اندوفیت‌ها (قسمت دوم: کلینیزاسیون بافت‌ها توسط اندوفیت‌ها)

Endophytes (Part 2: Colonisation of tissues with Endophytes)

آیدین حسن‌زاده

Hasanzadeh.i@arc-orde.ir

کارشناس ارشد بیماری‌شناسی گیاهی، مرکز تحقیقات کاربردی و تولید بذر، شرکت توسعه کشت دانه‌های روغنی

می‌کند در حالی که قارچ‌ها به صورت درون سلولی و بدون ایجاد علائم، تمام ریشه گیاه میزبان را کلینیزه می‌کنند، اگرچه در مواردی کلنبی اندوفیت‌های دیواره سیاه (Dark Septate Endophytes) در تعاملات با میزبان، بدون آنکه علائمی داشته باشند، از بافت آوندی جداسازی شده‌اند (Barrow, 2003)، که چنین کلینیزاسیونی اغلب با بیماری‌زایی همراه است (and Hinton, 1996; Schulz and Boyle, 2005). اجتماعات قارچی متنوعی ریشه گیاهان را کلینیزه می‌کنند (Vandenkoornhuyse et al., 2002). رشد درون‌رست قارچ‌ها در داخل ریشه‌ها به نسبت رشد آنها در اندام‌های هوایی گیاه، بیشتر است (Stone et al., 2000; Schulz and Boyle, 2005).

با وجود این واقعیت که باکتری‌ها پروکاریوت و قارچ‌ها یوکاریوت هستند اما هر دو میکرووارگانیسم به روش‌های مختلف اجتماعاتی را با گیاهان میزبان از جمله کلینیزاسیون بافت‌های ریشه به صورت درون سلولی و بین سلولی و اغلب سیستمیک تشکیل می‌دهند (جدول ۱)، اما روش‌های کلینیزاسیون آن‌ها با هم تا حدودی متفاوت است. باکتری‌ها در مرحله اول به صورت درون سلولی، بافت میزبان را کلینیزه می‌کنند (Hinton and Bacon, 1995; Hallmann et al., 1997)، هر چند بعضی از آن‌ها مانند Azoarcus sp. (1997) به صورت بین سلولی نیز یافت شده‌اند (Hurek et al., 1994). اغلب باکتری‌ها، در بافت‌های آوندی گیاه میزبان یافت می‌شوند (Kobayashi and Palumbo, 2000)، که به پخش شدن آن‌ها در میزبان کمک

جدول ۱. ویژگی‌های تعاملات اندوفیت‌های باکتری‌ای در مقابل اندوفیت‌های قارچی با ریشه‌های گیاهی

ویژگی	باکتری‌ها	قارچ‌ها
طیف میزبان	گستردۀ، بر اساس زیستگاه، میزبان، فصل	غیرفعال: از طریق زخم‌ها و دیگر بافت‌های باز و زخم‌ها
حالت و محل عفونت	غیرفعال: از طریق زخم‌ها و دیگر بافت‌های باز و زخم‌ها	مواد ذخیره شده در هاگ‌ها، سلول‌های مرده پوست، بقایای پوست، بقایای گیاهی، تراوشات میزبان
منبع تغذیه در اولین مرحله عفونت	تراوشات میزبان، سلول‌های مرده پوست، بقایای گیاهی	ترکیبات سیم‌پلاست و آپوپلاست
منبع تغذیه در کلینیزاسیون		درون و یا بین سلولی، رشد کند، پرگنه‌های کوچک

گاهی اوقات	بله	رشد از ریشه به داخل ساقه
امکان پذیر می‌باشد	امکان پذیر می‌باشد	رشد سیستماتیک در داخل ریشه‌ها
معمولًاً در بافت آوندی حضور ندارند	درون سلولی، بافت آوندی	بافت کلینیزه شده
آنتاگونیسم متعادل، تعامل فعال	اطلاعات کمی وجود دارد	وضعیت فیزیولوژیکی
هم‌سفرگی، همیاری و یا بیماری‌زایی نهفته	هم‌سفرگی، همیاری و یا بیماری‌زایی نهفته	نتیجه تعامل
یک منبع غذایی مطمئن، محافظت در برابر تنش‌های محیطی، همچنین دارای مزایایی برای تولیدمثل و کلینیزاسیون در پیری میزان	یک منبع غذایی مطمئن، محافظت در برابر تنش‌های محیطی، انتقال غیرفعال و گسترش بین میزان‌ها از طریق ناقلین، مانند حشرات	مزایا برای همزیست میکروبی
افزایش مقاومت، بهبود رشد (هورمون‌های گیاهی)، بهبود دسترسی به مواد معدنی و غذایی)، سنتر متابولیت‌های آنتاگونیستی برای شکارگرها و آنتاگونیست‌ها	افزایش مقاومت، بهبود رشد (تثیت ازت، هورمون‌های گیاهی) سنتر متابولیت‌های آنتاگونیستی علیه بیمارگرها و انگل‌های گیاهی	مزایای بالقوه برای همزیست گیاهی
تصورت فعل و غیرفعال با توجه به مرحله رشدی میزان، گاهی با ناقلین	معمولًاً از طریق انتقال غیرفعال و گسترش بین میزان‌ها به وسیله ناقلین مانند حشرات، همچنین به شیوه انتقال فعل مانند سودومونادها (Pseudomonads)	تولیدمثل

Wilcox and 1988) و شبه اکتو-میکوریز تشکیل دهنند (Wang, 1987; Fernando and Currah, 1996; Kaldorf *et al.*, 2004). ریشه بسیاری از ارکیدها به صورت سیستمیک به وسیله قارچ‌هایی مانند (Ma *et al.*, 2003) *Rhizoctonia* sp. (Bidartondo *et al.*, 2004) *Leptodontidium* sp. *Fusarium verticillioides* کلینیزه شده‌اند. در مورد (*F. moniliforme*)، کلینیزاسیون نژاد غیربیماری زا به صورت سیستمیک و درون‌سلولی انجام می‌شود در حالی که نژادهای بیماری‌زا به صورت بین‌سلولی توسعه

کلینیزاسیون ریشه می‌تواند به هر دو شکل بین سلولی و درون سلولی باشد و ریشه‌ها اغلب مارپیچ‌های بین سلولی تشکیل می‌دهند، مانند اندوفیت‌های دیواره سیاه (Jumpponen and Trappe, 1998; Stone *et al.*, 2000)، قارچ‌های بازی‌دیومیست (Sieber, 2002)، (*Piriformospora indica* Varma *et al.*, 2000) و *Oidiodendron maius* (Usuki and Narisawa, 2005) *chaetospira* اندوفیت‌های دیواره سیاه ممکن است ساختارهایی مشابه با اکتو-اندو-میکوریز (Lubuglio and Wilcox,

systemic spreading of *Azoarcus* sp. Strain BH72 in grasses. *J Bacteriol* 176:1913-1923.

Jumpponen A. and Trappe J.M. (1998) Performance of *Pinus contorta* inoculated with two strains of root endophytic fungus, *Phialocephala fortinii*: effects of synthesis system and glucose concentration. *Can J Bot* 76:1205-1213.

Kaldorf M., Renker C., Fladung M. and Buscot F. (2004) Characterization and spatial distribution of ectomycorrhizas colonizing aspen clones released in an experimental field. *Mycorrhiza* 14:295-306.

Kehr R.D. (1992) Pezicula canker of *Quercus rubra* L. caused by *Pezicula cinnamomea* (DC) Sacc II Morphology and biology of the causal agent. *Eur J For Pathol* 22:29-40.

Kobayashi D.Y. and Palumbo, J.D. (2000) Bacterial endophytes and their effects on plants and uses in agriculture. In: Bacon C.W., White J.F. (eds) Microbial endophytes. Dekker, New York, pp199-236.

Lubuglio K.F. and Wilcox H.E. (1988) Growth and survival of ectomycorrhizal and ectendomycorrhizal seedlings of *Pinus resinosa* on iron tailings. *Can J Bot* 66:55-60.

Ma M., Tan T.K. and Wong S.M. (2003) Identification and molecular phylogeny of *Epulorhiza* isolates from tropical orchids. *Mycol Res* 107:1041-1049.

Schulz B. and Boyle C. (2005) The endophytic continuum. *Mycol Res* 109:661-687.

Sieber T.N. (2002) Fungal root endophytes In: Waisel Y, Eshel A, Kafkafi U (eds) The hidden half. Dekker, NewYork, pp 887-917.

Stone J.K., Bacon C.W. and White J.F. (2000) An overview of endophytic microbes: endophytism defined. In: Bacon C.W., White J.F. (eds) Microbial endophytes. Dekker, New York, pp3-30.

Usuki F. and Narisawa K. (2005) Formation of structures resembling ericoid mycorrhizas by the root endophytic fungus *Heteroconium chaetospora* within roots of *Rhododendron obtusum* var. kaempferi. *Mycorrhiza* 15:61-64.

Vandenkorhuyse P., Baldauf S.L., Leyval C., Straczek J. and Young J.P.W. (2002) Extensive fungal diversity in plant roots. *Science* 295:2051.

Verkley G. (1999) A monograph of the genus *Pezicula* and its anamorphs. *Stud Mycol* 44:5-171.

Wilcox H.E. and Wang C.J.K. (1987) Ectomycorrhizal and ectendomycorrhizal associations of *Phialophora finlandia* with *Pinus resinosa*, *Picea rubens*, and *Betula alleghaniensis*. *Can J For Res* 17:976-990.

می‌یابند (Bacon and Hinton, 1996). برخی بیمارگرهای نهفته مانند *Cryptosporiopsis* sp. ممکن است در دستجات آوندی نفوذ کند (Kehr, 1992; Verkley, 1999) (2005). باکتری‌های اندوفیت معمولاً به صورت غیرفعال و از محل زخم‌های روی ریشه و یا محل خروج Kobayashi (and Palumbo, 2000) ریشه‌های جانبی به ریشه حمله نموده (و به صورت سیستمیک کلینیزه می‌کند (Hallmann et al., 1997). اگرچه تراکم جمعیت باکتری‌های بیمارگر است ولی تراکم باکتری‌های اندوفیت غیربیمارگر در ریشه بالاتر است که ممکن است به این دلیل باشد که ریشه نخستین، محل ورود و عفونت آن‌ها می‌باشد (Kobayashi and

(Palumbo, 2000; Hallmann et al., 1997

منابع

Bacon C.W. and Hinton N.S. (1996) Symptomless endophytic colonisation of maize by *Fusarium moniliforme*. *Can J Bot* 74:1195-1202.

Barrow J.R. (2003) A typical morphology of dark septate fungal root endophytes of *Bouteloua* in arid southwestern USA rangelands. *Mycorrhiza* 13:239-247.

Bidartondo M.L., Burghardt B., Gebauer G., Bruns T.D. and Read D.J. (2004) Changing partners in the dark: isotopic and molecular evidence of ectomycorrhizal liaisons between forest orchid sand trees. *Proc R Soc London B* 271:1799-1806.

Fernando A.A. and Currah R.S. (1996) A comparative study of the effects of the root endophytes *Leptodontidium* and *Phialocephala fortinii* (Fungi imperfecti) on the growth of some subalpine plants in culture. *Can J Bot* 74:1071-1078.

Hallmann J., Quadt-Hallmann A., Mahaffee W.F. and Kloepfer J.W. (1997) Bacterial endophytes in agricultural crops. *Can J Microbiol* 43:895-914.

Hinton D.M. and Bacon C.W. (1995) *Enterobacter cloacae* is an endophytic symbiont of corn. *Mycopathologia* 129:117-125.

Hurek T., Reinhold-Hurek B., Van Montagu M. and Kellenberger E. (1994) Root colonization and