

PAPER DETAILS

TITLE: Mikorrhizal Fungus *Glomus intraradices* (Schenck&Smith) in Bazi Sebze Bitkilerinin
Köklerinde Kolonizasyonu

AUTHORS: Colonisation of Mycorrhizal Fungus Glomus Schenck,Amp,Smith on the Root Systems of
Some Vegetables

PAGES: 53-57

ORIGINAL PDF URL: <https://dergipark.org.tr/tr/download/article-file/204948>

Geliş Tarihi : 28.11.2001

Mikorhizal Fungus *Glomus intraradices* (Schenck&Smith)'in Bazı Sebze Bitkilerinin Köklerinde Kolonizasyonu

Semra DEMİR⁽¹⁾

Özet: Bu çalışmada Arbusküller Mikorhizal Fungus (AMF) *Glomus intraradices*'in farklı familyalara ait sebze bitkilerindeki kolonizasyon oranının ortaya konması amaçlanmıştır. Bu amaçla bitkisel materyal olarak domates, biber, patlıcan (Fam: Solanaceae), hiyar, kabak (Fam: Cucurbitaceae), soğan, sarımsak, pirasa (Fam: Liliaceae), maydanoz (Fam: Apiaceae) ve fasulye (Fam: Fabaceae) bitkileri kullanılmıştır. *G. intraradices* bu bitkilerin hepsinde değişen oranlarda kolonize olmuş ve simbiyotik yaşam ilişkisi kurabilmiştir. En yüksek kolonizasyon oranları ise %53.9 ile Liliaceae familyası ve %66.0 ile bu familyaya ait olan pirasa bitkisinde tespit edilmiştir.

Anahtar kelimeler: Mikorrhiza, Arbusküller-Mikorhizal Fungus (AMF), *Glomus intraradices*, kolonizasyon, sebze bitkisi

Colonisation of Mycorrhizal Fungus *Glomus intraradices* (Schenck&Smith) on the Root Systems of Some Vegetables

Abstract: In this study it was aimed to determine the colonisation of arbuscular mycorrhizal fungus (*Glomus intraradices*) on the root systems of some vegetables belong to five different botanical families namely tomato, pepper, eggplant (Fam: Solanaceae), cucumber, cabbage (Fam: Cucurbitaceae), onion, garlic, leek (Fam: Liliaceae), parsley (Fam: Apiaceae) and bean (Fam: Fabaceae). In the all-vegetable roots *G. intraradices* colonised and established symbiotic relationship in variable ranges. The highest colonisation rate was determined on the Liliaceae family particularly on leek plant with the percentage of 53.9 and 66.0 respectively.

Key words: Mycorrhiza, Arbuscular-Mycorrhizal Fungus (AMF), *Glomus intraradices*, colonisation, vegetable

Giriş

Toprak mikroorganizmaları ile bitkiler arasındaki en yaygın simbiyotik yaşam şekillerinden biri olan mikorhizal yaşam dünya üzerindeki hemen hemen bütün kara bitkilerinde görülmektedir. Dikotiledonların %83'ü, monokotiledonların 79'u ve Gymnospermlerin hepsi bu simbiyotik yaşam şekline sahiptirler (Marschner, 1995). Mikorhizal yaşama sahip olmayan bitkiler, çok kurak veya çok tuzlu, su altında kalmış, toprak verimliliği oldukça yüksek veya oldukça düşük habitatlarda ortaya çıkarlar (Brundrett ve ark. 1991). Bunun yanı sıra Cruciferae ve Chenopodiaceae familyasına ait bitkilerde her türlü çevresel koşul altında dahi mikorhizal yaşam görülmez. (Marschner, 1995). Mikorrhiza konusunda yapılan araştırmaların büyük bir çoğunluğu, bitkiye sağladığı katkıların önemi açısından, özellikle Arbusküller Mikorrhiza (AM) oluşumu üzerine odaklanmıştır. Bu simbiyotik yaşam biçimi, gerek bitki ve gerekse fungus açısından, her iki partnere faydalı sağlamaktadır. Mikroskopik toprak fungusları olan AM fungusları eş zamanlı olarak hem bitki köklerinde hem de rizosferde kolonize olmakta ve dallanarak geniş bir alana yayılmaktadırlar. Köklerde oluşan ağ şeklindeki bu dallanmış yapı bitkinin beslenmesi için gerekli olan su ve toprak minerallerinin kolaylıkla alınmasını sağlamaktadır.

Bu arada fungus da bitkiden beslenmesi için gerekli olan şeker, amino asit ve vitaminler gibi sekonder metabolitleri almaktadır (Harley ve Davis, 1983; Smith ve Read, 1997). Bitkinin besin statüsünde meydana gelen bu artışın sonucu olarak mikorhizal bir bitki daha iyi gelişmekte ve beslenmekte, kuraklık, tuzluluk, ağır metal ve toprak patojenleri gibi biotik ve abiotik stres faktörlerine karşı dayanıklılığı artmaktadır (Sylvia ve Williams, 1992). Bitkilerdeki bu dayanıklılık artışı, kimyasal girdi kullanımında da (pestisit ve gübre) azalışa yol açabilmektedir.

Yukarıda bahsedilen olumlu özelliklerinden dolayı AM fungusları son yıllarda artan bir ivmeye, farklı tarımsal üretim sistemlerinde kullanılmaya başlamıştır. Bu bağlamda da doğada var olan AM fungusu türlerinin belirlenmesi ve bunlardan aktif olanlarının selekte edilip uygun bitki köklerinde çoğaltıması öncelikli hedefler arasında yer almıştır (Gianinazzi ve ark., 1988). Özellikle son yıllarda modern tarım tekniklerini kullanarak uygun bitki - fungus kombinasyonlarının üretme dahil edilmesi ve bu sayede ürün ve çevre kalitesinin artırılması yönünde önemli adımlar atılmıştır (Abott ve Robson 1991; Millner, 1991; Azcón-Aguilar ve ark., 2001).

⁽¹⁾ Yüzüncü Yıl Üniversitesi, Ziraat Fakültesi, Bitki Koruma Bölümü, 65080, VAN

Mikorhizal bitkilerin üretimine yönelik olarak yapılan bir çok araştırmada gerek kapalı ve gerekse açık alanlarda yetişiriciliği yapılan sebze bitkilerinin AM funguslarına uyumunun oldukça iyi olduğu gerek verim ve gerek kalite yönünden performanslarının yüksek olduğu ortaya konmuştur (Yost ve Fox, 1979; Ortaş, 2001; Sarı ve ark., 2001). Özellikle tüpte fide yetiştirmeye tekniğinde yetiştirmeye harcına belli oranlarda mikorhizal inoculum ilavesi pratikte en fazla tercih edilen yöntem olarak kullanılmaktadır (Mc Gonigle, 1988).

Bu çalışmada arbusküler mikorhizal fungus *Glomus intraradices'* in domates, biber, patlıcan, kabak, hıyar, soğan, sarımsak, pırasa, maydanoz ve fasulye gibi, farklı familyalara ait, ekonomik bakımından önemli ve hem serada hem de açıkta yetişiriciliği yapılan bazı sebze bitkilerine uyumunun ortaya konması amaçlanmıştır. Bu nedenle de mikorhizal yaşamın bu sebze bitkilerinde oluşumu ve kolonizasyon oranı tespit edilerek, en uygun-bitki-fungus kombinasyonlarının belirlenmesine çalışılmıştır.

Materyal ve Yöntem

Materyal

Çalışmada bitkisel materyal olarak farklı beş familyaya ait 10 değişik sebze bitkisi kullanılmıştır. Bu bitkiler ve familyaları aşağıda verilmiştir.

Domates (*Lycopersicum esculentum*) cv Mandur (Fam: Solanaceae)

Biber (*Capsicum annuum*) cv. Japon (Fam: Solanaceae)

Patlıcan (*Solanum melongena*) c. Kemer (Fam: Solanaceae)

Kabak (*Cucurbita pepo*) cv. Sakız (Fam: Cucurbitaceae)

Hıyar (*Cucumis sativus*) cv. Toros (Fam: Cucurbitaceae)

Soğan (*Allium cepa*) (Fam: Liliaceae)

Sarımsak (*Allium sativum*) (Fam: Liliaceae)

Pırasa (*Allium porrum*) (Fam: Liliaceae)

Maydanoz (*Petroselinum hortense*) cv. İtalyan (Fam: Apiaceae)

Fasulye (*Phaseolus vulgaris*) (Fam: Fabaceae)

Fungal partner olarak AMF *Glomus intraradices* (Schenck&Smith)'in kök+toplak+misel+spor karışımından oluşan OM/95 izolati kullanılmıştır (Demir ve Onoğur, 1999).

Denemede bitki yetiştirmeye ortamı olarak besin içeriği düşük toprak-kum-pomza karışımı kullanılmış ve karışımındaki her bir materyal otoklavda sterilize edilmiştir.

Yöntem

Çalışmada 3.5 kg karışım alabilen 20 cm çapında plastik saksılar kullanılmış ve saksılar % 10'luk formalin ile dezenfekte edilmiştir. Sebze tohumları % 0.05'lik NaOHCl içinde 45 dakika tutulmuşlar, daha sonra steril destile su ile yakanmışlardır (Marschner ve ark. 1997). İnokulum materyali 500 g olarak (10 spor/g) tohum derinliğinin 5 cm altına yerleştirilmiştir. Deneme 5 tekerülü ve her bir tekerürde 3'er bitki olacak şekilde tesadüf parsellerine göre kurulmuştur. Bitkiler deneme süresince gündüz ortalama sıcaklığı 23°C, gece ortalama sıcaklığı 18.8 °C ve 4000-6000 lux ışık şiddetine sahip sera ortamında tutulmuşlardır. Sulamalar destile su ile yapılmış ve 2 kez zayıflatılmış besin solusyonu ile gübrelenmişlerdir. Bitkiler 10 hafta sera ortamında tutulduktan sonra hasat edilmiş ve bitkilerin kökleri musluk suyu altında ykanarak temizlenmiştir. Temizlenen köklerin yaklaşık 0.5 g'ı tırtılarak 1-2 cm uzunluğunda kesilmiş, fiksasyon ve boyama işlemlerine hazır hale getirilmiştir. Kökler, boyama işlemi yapılmaya kadar, AFA (Etil Alkol: Formaldehit: Asetik Asit) solusyonu içinde fiks edilmiştir.

Sebze bitkilerinin köklerinde *G. intraradices'*in varlığını ve kolonizasyon yüzdesini saptamak üzere köklerde boyama işlemi yapılmıştır. (Phillips ve Hayman, 1970'den modifiye edilerek). Trypan mavisi ile boyanmış köklerdeki AMF'un kolonizasyon yüzdesini saptamak üzere mikroskop altında 40-60 büyütmeyle sayımlar yapılmış ve bu amaçla Grid-Line Intersect Metodu kullanılmıştır (Giovanetti ve Mosse, 1980). Mikroskopik gözlemler sırasında fungusa ait herhangi bir üreme yapısının (hif, klamidospor, vesikül, arbuskül) yer aldığı her bir kök parçası, fungus tarafından kolonize edilmiş olarak değerlendirilmiştir. Sayımlar sonucu elde edilen değerler aşağıdaki formülde yerine konarak köklerdeki kolonizasyon oranı yüzde (%) olarak ortaya konmuştur. (Giovanetti ve Mosse, 1980).

$$\text{AMF ile kolonize olmuş kök sayısı} \times 100 \\ \text{AMF Kolonizasyonu} = \frac{\text{Toplam kök sayısı}}{}$$

Bulgular ve Tartışma

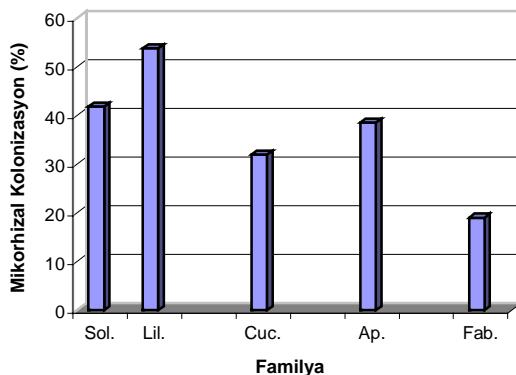
G. intraradices 'in sebze bitkilerinde kolonizasyonunu saptamak amacıyla yapılan değerlendirmelerde bitkilerin kolonizasyon oranları Çizelge 1'de verilmiştir.

Çizelge 1. Sebze bitkilerinde *G. intraradices*'in varlığı ve kolonizasyonu

Familya	Bitki	Mikorhiza varlığı*	Toplam Kök Sayısı	G.i. ile kolonize olmuş kök sayısı	Kolonizasyon (%)
Solanaceae	Domates	+	91.6	25.8	28.1
	Biber	+	79.6	37.2	46.7
	Patlıcan	+	80.8	42.0	51.1
Cucurbitaceae	Kabak	+	98.0	22	22.7
	Hiyar	+	97.0	40.2	41.4
Liliaceae	Soğan	+	64.2	33.4	52.0
	Sarımsak	+	100.8	44.2	43.8
Apiaceae	Pırasa	+	120.8	79.8	66.0
Fabaceae	Maydanoz	+	92.2	35.6	38.6
	Fasulye	+	90.71	17.25	19.0

*: *Glomus intraradices*'e ait üreme yapılarının görüldüğü bitkiler+(mikorhizal) bitkiler olarak kabul edilmiştir.

Çizelge 1'den de görüleceği gibi bitkilerin hepsi *G. intraradices* ile simbiyotik ilişki kurabilmiş ve değişen oranlarda fungus tarafından kolonize olmuşlardır. Pırasa bitkisi %66.0 ile kolonizasyon oranı en yüksek olan bitki olurken, fasulye %19.0 ile kolonizasyonun en düşük olduğu bitki olmuştur. Pırasadan sonra kolonizasyonun en iyi olduğu diğer bitkiler %52.0 ile soğan ve %51.1 ile patlıcan olmuştur. Familya bazında ele alınacak olursa *Liliaceae* familyası ortalamada %53.9 ile en yüksek kolonizasyonun görüldüğü familya olurken bunu ortalama %41.9 ile *Solanaceae* %38.6 ile *Apiaceae*, %32.0 ile *Cucurbitaceae* ve %19.0 ile *Fabaceae* familyaları izlemiştir. (Şekil 1).



Şekil 1. Bitki familyalarının mikorhizal kolonizasyon oranı (%)

Bitkiler, mikroskopik gözlemler sırasında, *G. intraradices*'in oluşturduğu hif, klamidospor, vesikül ve arbuskül gibi üreme yapıları açısından da değerlendirilmiştir. Çalışmada kullanılan bitkilerin köklerinin hiç birinde arbuskül oluşumuna rastlanmamış bununla beraber içsel veya dışsal hif oluşumu, yoğunluğu değişmekte beraber, bütün bitkilerin köklerinde gözlenmiştir. Klamidospor ve vesikül özellikle pırasa, soğan, patlıcan ve biber bitkilerinde yoğun ve belirgin bir şekilde oluşmuş, diğer bitkilerde yoğunlukları daha düşük olmuştur.

Çalışma sonucu elde edilen bulgulara bakıldığından *G. intraradices*'in bitkilerin hepsinde değişen oranlarda kolonize olabileceği diğer bir ifade ile onlarla simbiyotik ilişki kurıldığı ortaya kmmmsönmuştur. İlk olarak Schenck ve Smith (1982) tarafından deskripsiyon yapılan *G. intraradices*'in aralarında domates, tütün, turunçgil, yer fıstığı, fasulye, misir, çilek, havuç, patates, yulaf, arpa ve buğday gibi değişik familyalara ait bitkilerin yer aldığı geniş bir konukçu dizisine sahip olduğu bu araştırmacılar tarafından da ifade edilmiştir.

Hem bitki hem de familya bazında ele aldığımızda pırasa'nın ve onun yer aldığı *Liliaceae* familyasının simbiyotik yaşam açısından çok iyi performans sahip olduğu söylenebilir (Çizelge 1, Şekil 1). Nitekim mikorhizal araştırmaların birçoğunda deneme materyali olarak Allium cinsi bitkiler kullanılmıştır (Brundrett ve ark. 1985; Gianinazzi-Pearson ve ark., 1991; Smith ve ark. 1992). Garriock ve ark. (1989) pırasada kolonizasyonun ilk evrelerinde epidermal hücrelerden penetrasyonun çok çabuk olduğunu ve fungus-bitki afinitesinin yüksek olduğunu saptamışlardır. Smith ve ark. (1992) da pırasada AMF'un penetrasyon noktasından itibaren kök uzunluğu boyunca kolonizasyon oranının önemli oranda değişmediğini ve kolonizasyon yüzdesinin yüksek olduğunu saptamışlardır.

Bu çalışmada, kolonizasyon ortalamasının yüksek olduğu bir diğer familya, *Solanaceae* familyası olarak ortaya konmuştur (Şekil 1). *Solanaceae* familyasına dahil olan domates, biber, patlıcan, tütün gibi bitkiler arbusküler-mikorhizal uyumun iyİ olduğu bitkiler arasında yer almaktır olup bu bitkiler hem deneyel olarak hem de, son yıllarda, uygulama alanlarında sıkılıkla kullanılmaya başlanmıştır (Yost ve Fox, 1979; Plenquette ve ark., 1983; Haas ve ark. 1987; Bryla ve Koide, 1990). Nitekim Demir (1998) ve Sarı ve ark. (2001)'da sera koşullarında yaptıkları çalışmalarla domates, biber ve patlıcan bitkilerinin mikorhizal uyumunun oldukça iyİ olduğunu ve gelişim parametrelerinin mikorhizal olmayanlara göre daha yüksek olduğunu ortaya koymuşlardır.

Liliaceae ve *Solanaceae* familyalarının dışındaki *Apiaceae*, *Cucurbitaceae* ve *Fabaceae* familyalarına ait

diğer bitkiler de (hiyar, kabak, maydanoz ve fasulye) değişen oranlarda *Glomus intraradices* ile kolonize olmuşlardır (Çizelge 1.). Bu familyalara ait bitkilerin hem *Glomus* spp. hem de diğer AMF tarafından kolonize edildiği ve simbiyotik yaşam ilişkisi kurabildiği değişik araştırmalar tarafından da ifade edilmektedir (Yost ve Fox, 1979; Plenchette ve ark. 1983; Pearson ve Jacobsen, 1993).

Bu çalışmada vurgulanmak istenen noktalardan birisi de özellikle bitkisel materyal olarak kullanılan bitkilerin hepsinin bahçe bitkisi olması ve hem açıkta hem de serada yetişiriliyor olmasıdır. AM funguslarının uygulamada kullanılabilirliğine yönelik çalışmaların bir çoğunda üretimlerinin kolay ve mikorhizal uyumlarının iyi olmasından dolayı bu bitkiler tercih edilmektedir (Abott ve Robson, 1991; Millner, 1991). Ortaş (2001) de bahçe bitkilerinin, tarlada yetişirilenlere oranla, mikorhizal yaşama daha bağımlı olduklarını ve özellikle sebze bitkilerine mikorhizal inokulasyonun oldukça pratik ve basit olduğunu ifade etmiştir. Bu çalışmada da söz konusu bitkilerin, kolonizasyon oranları değişmekte beraber, genel olarak mikorhizal uyumlarının iyi olduğu ve pratik anlamda iyi sonuç verebilecek etkili fungus-bitki kombinasyonlarının (pirasa-*G. intraradices*, soğan-*G. intraradices* ve patlıcan-*G. intraradices*) olduğu ortaya çıkmıştır.

Sonuç

Son yıllarda çevre ve ürün kalitesinde meydana gelen düşüşler ve artan kimyasal kirlilik, çevre dostu alternatif tarım anlayışına yönelik uygulamaların artmasına yol açmıştır. AM fungusları da bitkinin beslenmesi, gelişimi ve toleransını artırmak açısından olumlu etkilere sahip olduklarıdan söz konusu tarım stratejileri içinde yer almaya başlamışlardır. Bu yaklaşım, özellikle, sentetik gübrelerin toprağa verilmesini yasaklayan ve bu nedenle toprakta bitkilerin doğal besin maddelerince desteklenmesini öngören **ekolojik tarım** stratejilerinde yerini almaktadır. AM funguslarının ürün kalitesini ve verimini artırdığına dair bir çok örnek olmasına rağmen ticari olarak mikorhizal inokulumun üretimi ve kullanımı ve mikorhizal bitkilerin geniş üretim sistemlerinde kullanımına dair pratik uygulamalar tatlınkar boyutta değildir. Bu yüzden mikorhizal araştırmaların büyük çoğunluğu bu fungusların tarım alanlarına adaptasyonu ve biyoteknolojik uygulamalarla beraber geleneksel tarım sistemlerine entegre edilmesi esasına dayandırılmıştır. Bu arada doğadan etkili AMF türlerinin selekte edilmesi ve en uygun bitki-fungus kombinasyonlarının belirlenip pratige aktarılması yoluyla da bu çalışmalara ivme kazandırılması amaçlanmaktadır. Bir ön çalışma niteliğinde düşünülen bu araştırmada da bazı sebze bitkilerinin mikorhizal fungus ile kolonizasyon oranlarının tespit edilip, bitki+mikorhizal fungus uyumunun ortaya konması amaçlanmıştır. Elde edilen bulgular ışığında performansı yüksek bitkilerin, gelişim parametrelerinin de

belirlenerek, tarım alanlarında kullanılması olanakları araştırılmalı ve bu konuya yönelik çalışmalara hız kazandırılmalıdır. Pratikte bu bulguları geliştirmek ve hayatı geçirmek özellikle tüpte fide-fidan yetiştiriciliğinde mümkün görülmektedir. Bunun yanı sıra fakir toprakların değerlendirilerek tarıma açılması ve bu topraklarda yetiştirecek ürün deseninin belirlenmesi açısından bu bulguların dikkate alınması gerektiği düşünülmektedir.

Kaynaklar

- Abott, L.K. and A.D. Robson, 1991. Field management of VA mycorrhizal fungi. *The Rhizosphere and Plant Growth*, Eds: D.L. Keister, P.B. Cregan., Kluwer Academic Publishers, Dordrecht, Netherlands, pp: 355-362.
- Azcón-Aguilar, C., J. Palenzuela, M.J. Pozo, R. Calvente, N. Ferrol and J.M. Barea, 2001. The impact of mycorrhizal inoculation on nursery production of healthy plants. *Abstracts of Workshop on Managing Arbuscular Mycorrhizal Fungi for Improving Soil Quality and plant Health in Agriculture*. Adana, Turkey, pp:28.
- Brundrett, M., 1991. Mycorrhizas in natural ecosystem. *Advanced in Ecological Research*. 21: 171-313.
- Brundrett, M.L., Y. Piche and R.L. Peterson, 1985. A developmental study of early stages in vesicular-arbuscular mycorrhiza development. *Canadian Journal of Botany*, 63: 184-194.
- Bryla, D.R. and R.T. Koide, 1990. Role of mycorrhizal infection in the growth and reproduction of wild vs cultivated plants. II. Eight wild accessions and two cultivars of *Lycopersicon esculentum* Mill. *Oecologia*, 84: 82-92.
- Demir, S., 1998. *Bazı kültür bitkilerinde Vesiküler-Arbusküller Mikorhiza (VAM) oluşumu ve bunun bitki gelişimi ve dayanıklılıktaki rolü üzerinde araştırmalar* (Basılmamış Doktora Tezi), E.Ü. Fen Bilimleri Enstitüsü, 144 s.
- Demir, S. and E. Onoğur, 1999. *Glomus intraradices Schenck&Smith: A Hopeful Vesicular-Arbuscular Mycorrhizal (VAM) Fungus Determined in Soils of Türkiye*. *The Journal of Turkish Phytopathology*, Vol:28, No:1-2, p:33-34.
- Garriock, M.L., R.L. Peterson and L.A. Ackerley, 1989. Early stages in colonization of *Allium porrum* (leek) roots by the vesicular-arbuscular mycorrhizal fungus, *Glomus versiforme* *New Phytologist*, 112: 85-92.
- Gianinazzi, S., V. Gianinazzi-Pearson and A. Trouvelot, 1988. Potentialities and procedures for the use of endomycorrhizas with special emphasis on high value crops. *Biotechnology of fungi for improving plant growth* Eds: J.M. Whipps, R.D. Lumsden Cambridge University Press, New York, pp: 41-54.

- Gianinazzi-Pearson, V., S.E. Smith, S. Gianinazzi and F.A. Smith, 1991. Enzymatic studies on the metabolism of vesicular-arbuscular mycorrhizas. V. Is At ATPase a component of ATP-hydrolosing enzyme activities in plant-fungus interfaces?. *New Phytologist* 117: 61-74.
- Giovanetti, M., and B. Mosse. 1980. An evaluation of techniques for measuring vesicular-arbuscular mycorrhizal infection in roots. *New Phytologist*. 84: 489- 500.
- Haas, J.H., B. Bar-Yosef, J. Krikun, R. Barak, T. Markovitz and S. Kramer. 1987. Vesicular-Arbuscular Mycorrhizal fungus infestation and phosphorus fertigation to overcome pepper stunting after methyl bromide treatment. *Agron. J.* 79: 905-910
- Harley, J.L. and S.E. Smith, 1983. *Mycorrhizal Symbiosis*. Academic Press, New York, 483 p.
- Marschner, H., 1995. Mycorrhizas. *Mineral Nutrition of Higher Plants*, Academic Press, pp: 566-595.
- Marschner, P., E. David, C. Richard and M. Higashi, 1997. Root exudation and physiological status of a root colonizing fluorescent pseudomonad in mycorrhizal – non mycorrhizal pepper (*Capsicum annuum L.*) *Plant and Soil*, 186: 11-20.
- McGonigle, T.P., 1988. A numerical analysis of published field trials with vesicular-arbuscular mycorrhizal fungi. *Functional Ecology*, 2: 773-778.
- Millner, P.D., 1991. Characterization and use of vesicular-arbuscular mycorrhizae in agricultural production systems. “*The Rhizosphere and Plant Growth*”, Eds: D.L. Keister, P.B. Cregan.,” Kluwer Academic Publishers. Dordrecht, Netherlands, pp: 335-342.
- Ortaş, İ., 2001. An overview of arbuscular mycorrhiza research in Turkey *Abstracts of Workshop on Managing Arbuscular Mycorrhizal Fungi for Improving Soil Quality and plant Health in Agriculture*. Adana, Turkey pp: 14
- Pearson, J.N. and I. Jacobsen, 1993. Symbiotic exchange of carbon and phosphorus between cucumber and three arbuscular mycorrhizal fungi. *New Phytologist*, 124: 481-488.
- Plenchette C., J.A. Fortin and V. Furlan, 1983. Growth responses of several plant species to mycorrhizae in a soil of low fertility. I. Mycorrhizal dependency under field conditions *Plant and Soil* 70: 199-209.
- Phillips, J.M. and D.S. Hayman, 1970. Improved procedure for cleaning roots and staining parasitic and vesicular - arbuscular mycorrhizal fungi for rapid assesment of infection. *Trans. Br. Mycol. Soc.* 55: 158-161
- Sarı, N., İ. Ortaş, H. Yetişir, N. Köksal, G. Sayılıkan, B. Çetiner and S. Çığsar. 2001. Examples of some application of mycorrhization of vegetable production in Turkey. *Abstracts of Workshop on Managing Arbuscular Mycorrhizal Fungi for Improving Soil Quality and plant Health in Agriculture*. Adana, Turkey, pp:43.
- Schenck, N.C. and G.S. Smith, 1982. Additional new and unreported species of mycorrhizal fungi (Endogonaceae) from Florida. *Mycologia* 74(1): 77-93.
- Smith, S.E., S. Dickinson and N.A. Walker, 1992. Distribution of VA mycorrhizal entry points near the root apex: is there an uninfectible zone at the root tip of leek or clover?. *New Phytologist* 122: 496-477.
- Smith, S.E. and D.J. Read. 1997. Vesicular-arbuscular mycorrhizas. “*Mycorrhizal Symbiosis*” Eds: S.E. Smith, D.J. Read”. Academic Press, London, pp: 9-161.
- Sylvia, D.M. and S.E. Williams 1992. Vesicular-arbuscular mycorrhizae and environmental stress. “*Mycorrhizae in Sustainable Agriculture*” Eds: G.J. Bethlenfalvay, ve R.G. Linderman”. ASA Special Publication, Madison, Wisconsin, pp: 101-124.
- Yost, R.S. and R.L. Fox, 1979. Contribution of mycorrhizae to P nutrition of crops growing on an oxisol. *Agronomy Journal*, 71:903-908.