

PAPER DETAILS

TITLE: L-Karnitin ve Alfa-Lipoik Asitin, HCT 116 +/+ ve -/- Kolon Kanser Hücre Serilerinin Proliferasyonu Üzerindeki Sinerjetik Etkileri

AUTHORS: Asli KOÇ, Arzu Zeynep KARABAY, Tülin ÖZKAN, Zeliha BÜYÜKBİNGÖL, Asuman SUNGUROGLU, Fügen AKTAN

PAGES: 1-8

ORIGINAL PDF URL: <https://dergipark.org.tr/tr/download/article-file/572660>

L-Karnitin ve Alfa-Lipoik Asitin, HCT 116 +/+ ve -/- Kolon Kanseri Hücre Serilerinin Proliferasyonu Üzerindeki Sinerjetik Etkileri

Aslı KOÇ¹, Arzu Zeynep KARABAY², Tülin ÖZKAN³, Zeliha BÜYÜKBİNGÖL², Asuman SUNGUROĞLU², Fügen AKTAN²

¹Ankara Üniversitesi, Eczacılık Fakültesi, Merkez Laboratuvarı, Ankara, Türkiye

²Ankara Üniversitesi, Eczacılık Fakültesi, Biyokimya Anabilim Dalı, Ankara, Türkiye

³Ankara Üniversitesi, Tıp Fakültesi, Tıbbi Biyoloji Anabilim Dalı, Ankara, Türkiye

aslikoc79@gmail.com

Özet

L-karnitin, uzun zincirli yağ asitlerinin mitokondri matriksine transportunda yer alarak, lipid metabolizmasında önemli görevlere sahip olan bir molekül olmasının yanı sıra, serbest radikal temizleyici aktivite gösterir ve antikanser özellikler sergiler. α -Lipoik asitin, tip2 diyabet, ateroskleroz, inflamatuvar deri hastalıkları ve Parkinson hastalığına karşı oldukça etkili bir molekül olduğu gösterilmiştir ve farklı kanser hücrelerinde apoptotik etkiler gösterdiği bilinmektedir. Bu çalışmada, α -Lipoik asit ve L-Karnitin'in, HCT 116 +/+ ve HCT 116 -/- kolon kanseri hücre serilerindeki sinerjetik etkileri araştırılmıştır. Bu amaçla, HCT 116 +/+ ve -/- kolon kanseri hücreleri, L-karnitin ve α -Lipoik asit ile 24 saat muamele edildikten sonra, MTT testi ve kaspaz 3-enzim aktivitesi ile hücre canlılığı ve kaspaz-3 enzim aktivitesi üzerindeki etkileri incelenmiştir. Bu çalışmada, α -Lipoik asit ve L-karnitin'in, kombinasyon halinde verildiklerinde sinerjetik etkiler sergileyerek, HCT 116 +/+ ve -/- kolon kanseri hücrelerinin canlılığını azalttıkları ve kaspaz-3 enzim aktivitesini artırdıkları görülmüştür. L-karnitin ve α -Lipoik asitin kanser terapisindeki sinerjetik etkilerinin mekanizmasını açığa çıkarmak için daha ileri çalışmalar yapılmalıdır.

Anahtar Sözcükler: L-karnitin, α -lipoik asit, kolon kanseri

Abstract

It is an effective antioxidant molecule that exhibits free radical scavenging activity and it enhances antioxidant status in rats and exhibited anticancer properties. It has been shown that α -Lipoic acid is a very effective molecule against type 2 diabetes, atherosclerosis, inflammatory skin diseases, reperfusion arrhythmias and Parkinson's disease and serves apoptotic action in different cancer cells. These molecules can display important roles in treatment of colon cancer. In this study, we examined the synergetic effects of α -lipoic acid and L-carnitine on HCT 116 +/+ and HCT 116 -/- colon cancer cell line. For this purpose, HCT 116 +/+ and -/- colon cancer cells were treated with L-carnitine and α -Lipoic acid for 24 hours and MTT assay and caspase 3 enzyme activity assay was conducted. α -Lipoic acid and L-carnitine alone or in combination decreased cell viability in HCT 116 +/+ and -/- colon cancer cells and exhibited synergetic effect on the cell viability. Further studies must be conducted to find out the mechanism of their effects in cancer therapy.

Keywords: L-carnitine, α -lipoic acid, colon cancer

Giriş

Kolorektal kanser, en yaygın görülen epitelial kanserlerden biridir (Tenesa, 2009). Karsinogenez ve kemeoresistansa katkı sağlayan apoptotik hücre ölümüne direnç, kolorektal kanserin önemli bir özelliğidir (Hanahan, 2011). Kolorektal kanser hücreleri, besin yetersizliği ve hipoksi gibi tümör mikroçevresinin zor koşulları altında hayatta kalabilmek için, çeşitli adaptif mekanizmalar geliştirirler (Huang, 2015). Bu sebeple, tümör hücrelerinde apoptozun indüksiyonu, kolorektal kanserin tedavisinde potansiyel bir mekanizmadır.

L-karnitin, inflamatuvar cevap mekanizmalarını modüle ettiği iyi bilinen ve kanser kaşeksinin oluşumunda önemli rol oynayan bir moleküldür (Liu, 2011).

Oksidatif stres ve apoptoz regülasyonundaki düzensizlikler, kanser hücrelerinde nedensel etkilere sahiptir (Behrend, 2003). Kanserde, α -lipoik asit, ROS oluşumunun inhibisyonu, metal iyonlarının şelatlanması, GSH seviyelerinde (Rochette et al. 2013) ve glutatyon peroksidaz aktivitesinde artış, oksidatif stresde düşüş (Mantovani, 2003, Mizuno, 1994) aracılığıyla pek çok antioksidan özellik sergiler ve tümör hücrelerinin ölümüne neden olarak antikanser etkiler gösterir (Dörsam, 2014). HT-29 kolon kanser hücrelerinde α -lipoik asit ve dihidroksilipoik asitin apoptozu efektif olarak tetiklediği gösterilmiştir (Wenzel, 2005). α -lipoik asit, MCF-7 meme kanseri hücreleri, HepG2 hepatoma (Simbula et al. 2007), Jurkat T- lenfoma hücreleri (van de Mark, 2003) gibi pek çok hücre tipinde proapoptotik etkiler sergiler (Dozio, 2010). Bu çalışmada, α -lipoik asit ve L-karnitin'in yalnız ve kombinasyon halinde, HCT 116 +/+ and HCT 116 -/- kolon kanser hücrelerinde sitotoksik etkileri değerlendirilmiştir. α -lipoik asit ve L-karnitin'in kombinasyon halinde verildiğinde, yalnız verildikleri duruma göre, HCT 116 +/+ ve HCT 116 -/- hücrelerinin proliferasyonu ve apoptozu üzerinde daha etkili oldukları görülmüştür.

Gereç ve Yöntem

Hücre Kültürü

HCT +/+ ve HCT -/- kolon kanseri hücre serileri Prof. Dr. Bert Vogestein'den temin edildi. Hücreler, 75 cm² flasklarda, %10 ısı ile inaktive edilmiş fetal sıgır serumu, %1 penisilin/streptomisin, %1 glutamin içeren RPMI 1640 besiyerinde, 37°C'de %5 CO₂ ve %95 O₂ içeren inkübatörde kültüre edildi. Besiyeri hazırlanmadan önce, steril sıgır serumu, 60 °C su banyosunda, 30 dakika inaktive edildi. Hücreler %80 konfluent olduğunda, hücre kazıyıcısı ile kazındı. Hücre sayımı, tripan mavisi ile yapıldı ve 96'lık ve 6'lık plaklara eşit sayıda hücre ekildi. Bir gece inkübasyonun ardından, L-karnitin, α- Lipoik asit ve L-karnitin/ α- Lipoik asit ile 24 saat inkübe edildi.

Hücre Canlılığının Belirlenmesi

Sitotoksosite deneyleri, kololorimetrik 3-(4,5-dimetil thiazol-2yl)-2,5-difenil tetrazolyum bromide (MTT) analizi ile yapıldı. Hücreler, 37°C'de 0,5 mg/ml MTT ile 1 saat inkübe edildikten sonra, besiyeri atıldı ve çözünmeyen formazan kristalleri, DMSO'da çözüldü. MTT redüksiyonu, 550 ve 690 nm'de absorbansın ölçülmesi ile belirlendi. Canlılık (%) kontrole oranlanarak hesaplandı.

Kaspaz-3 Enzim Aktivitesinin Belirlenmesi

Sitosolik hücre ekstraktları (20 µg protein) kaspaz-3 substratı ile bir saat inkübe edildi ve oluşan floresan ürün florometrede (Perkin-Elmer LS55, Waltham, MA), 340 nm eksitasyon ve 460 nm emisyon dalga boyunda (Alexis Biochemicals instructions) ölçüldü ve relatif floresans µg protein başına hesaplandı.

Protein Tayini

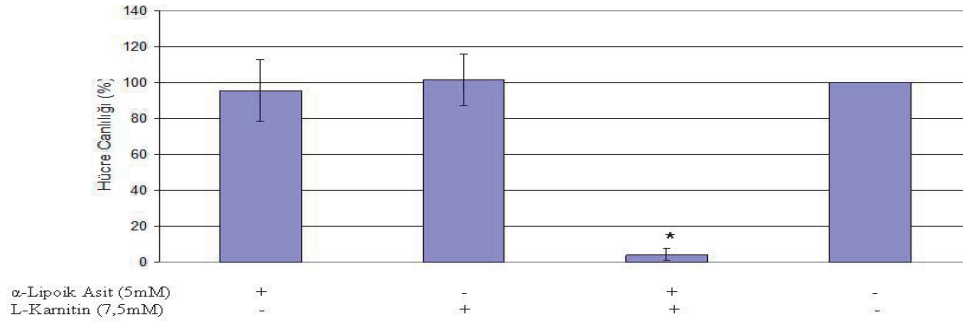
Örneklerin protein tayini Bradford metoduna göre hesaplandı. 96 kuyucuklu plaklarda, 195µl Bradford ajanı (Bio-rad) ve 5 µl örnek 5 dk karanlıkta inkübe edildikten sonra spektrofotometrede (Molecular Devices-Spectra Max) optik dansite ölçümü yapıldı ve BSA standartları ile hazırlanan protein standart grafiği kullanılarak hücre lizatlarının protein seviyeleri hesaplandı.

İstatistiksel Analiz

En az üç bağımsız denemeden elde edilen sonuçlar ortalama ± standart sapma olarak ifade edildi. İstatistiksel analiz one-way ANOVA testi ile yapıldı. P< 0,05 değeri istatistiksel olarak anlamlı kabul edildi.

Bulgular

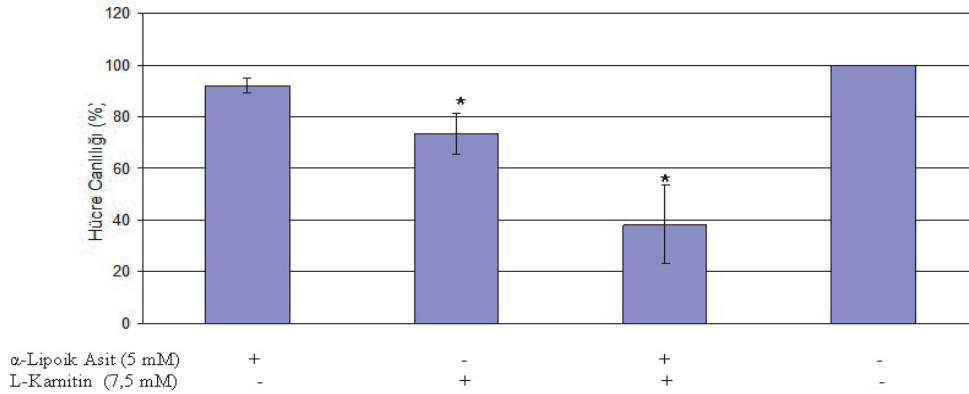
HCT 116 p53 +/+ hücreleri, L-karnitin (7,5mM) ve α-lipoik asit (5mM) ile ayrı ayrı ve kombinasyon halinde 24 saat inkübe edildikten sonra, hücre canlılığında meydana gelen % değişimler belirlenip sonuçlar şekil 1'de gösterilmiştir (Şekil 1).



Şekil 1. HCT +/+ hücre serilerinde α- lipoik asit ve L-karnitin'in hücre canlılığı üzerindeki etkileri

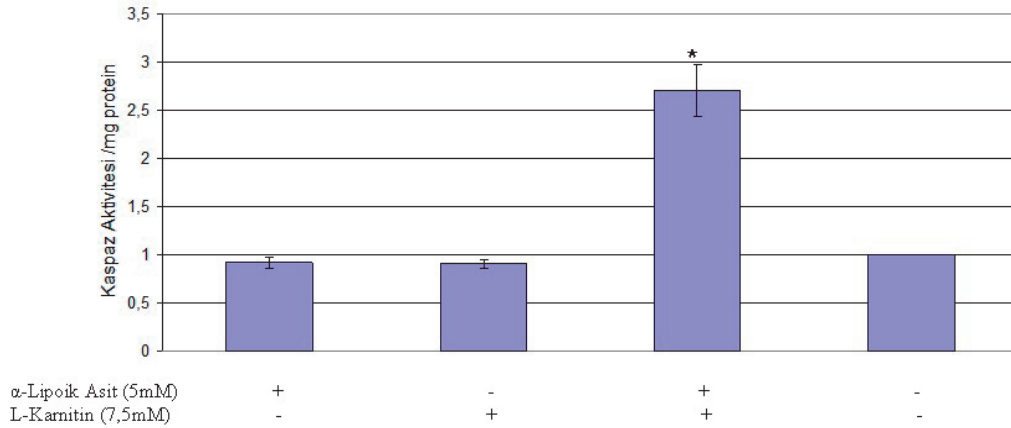
L-karnitin (7,5 mM) ve α- lipoik asit (5mM) yalnız başlarına uygulandıklarında hücre canlılığında anlamlı derecede azalmaya sebep olmazken, kombinasyon halinde uygulandıklarında, hücre canlılığını anlamlı düzeyde azalttıkları görülmüştür ($p<0,05$).

HCT 116 p53 -/- hücre serileri, L-karnitin ve α-lipoik asit ile ayrı ayrı ve kombinasyon halinde 24 saat inkübe edildikten sonra, hücre canlılığında meydana gelen değişimlerin yüzdesi belirlenmiştir (Şekil 2). L-karnitin HCT -/- hücrelerinde hem tek başına hem de α- lipoik asit ile kombinasyon halinde verildiğinde, hücre canlılığını azaltmıştır ve α-lipoik asit ile beraber uygulandığında, L-karnitin hücre canlılığını inhibe edici etkisi artmaktadır. α-lipoik asit ise tek başına, hücre canlılığında anlamlı azalmaya neden olmazken, L-karnitin ile beraber uygulanıldığında hücre canlılığını anlamlı derecede azalttığı görülmüştür ($p<0,05$).

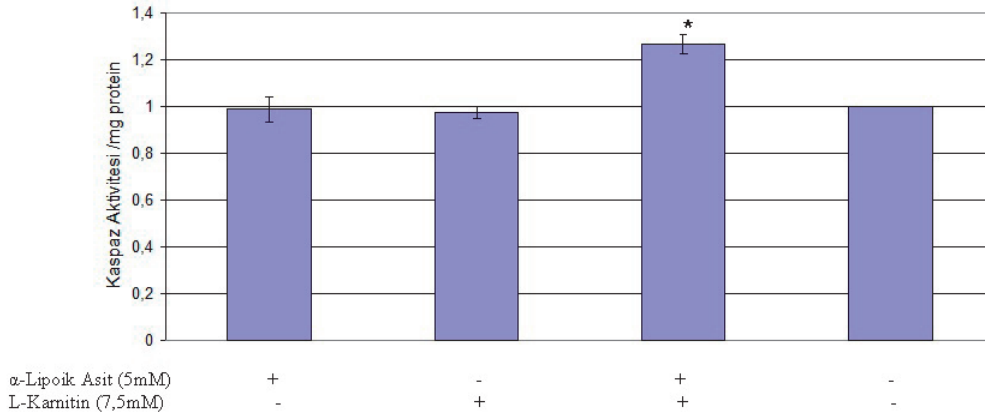


Şekil 2. HCT 116 -/- hücre serilerinde α- lipoik asit ve L-karnitin'in hücre canlılığı üzerindeki etkileri

Kaspaz 3 enzim aktivitesinin belirlenmesi amacıyla, HCT 116 +/+ hücreleri, L-karnitin ve α-lipoik asit ile ayrı ayrı ve kombinasyon halinde 24 saat inkübe edildikten sonra, kit protokolüne uygun bir şekilde, sitosolik ekstraksiyon ve ardından sitosolik hücre ekstraktlarında, protein miktar tayini yapıldı ve eşit miktarda protein içeren sitosolik lizatlar (20 µg protein), kaspaz-3 substratı ile bir saat inkübe edildi. +/+ hücrelerde elde edilen kaspaz 3 aktivitesi sonuçları şekil 3'de, -/- hücrelerde elde edilen sonuçlar şekil 4'de gösterilmiştir (Şekil 3 ve şekil 4).



Şekil 3. HCT +/+ hücre serilerinde α- lipoik asit ve L-karnitin'in kaspaz-3 enzim aktivitesi üzerindeki etkileri



Şekil 4. HCT 116 -/- hücre serilerinde α- lipoik asit ve L-karnitin'in kaspaz 3 enzim aktivitesi üzerindeki etkileri

Tartışma

Kolorektal karsinoma, batı ülkelerinde, kansere bağlı ölüm nedenlerinin ikinci sırasını oluşturmaktadır. Doğal ürünlerin, antitümör ilaçların geliştirilmesinde kritik roller oynadıkları ve onaylanmış antikanser ilaçların %50'den fazlasının direk ya da indirek olarak doğal ürünlerden geliştirildiği bildirilmiştir (Mukherjee, 2001; Newman, 2012).

Epidemiyolojik çalışmalar, genetik faktörlere ek olarak, diyet ile ilgili faktörlerin de, kolon kanserine yatkınlıkta önemli rol oynadığını göstermiştir. İnsan diyetinde bulunan pek çok besinin antikarsinojenik özellikleri olduğu bilinir (Marques-Vidal, P., 2006). Bir aminoasit olan L-karnitin, besinlerde bulunan doğal bir bileşiktir ve vücutta lizin ve methionin aminoasitlerinden sentezlenir, antioksidan ve antikarsinojenik özelliklere sahiptir (Peluso, 2000, Gulcin, 2006). α-lipoik asit, doğal antioksidan lipofilik bir bileşiktir (Bilska, 2005). Kanser hücrelerinde, mesane, meme, kolon, hepatoma ve akciğer kanseri hücrelerinin proliferasyonunu, normal hücreleri etkilemeksizin baskılar (Feurecker, 2012, Yoo, 2013, Na, 2009, Michikoshi, 2013, Dozio, 2010, Schwartz, 2013).

Bu çalışmada, insan diyetinde bulunan, L-karnitin ve α -lipoik asitin kombinasyonunun, HCT +/+ ve HCT -/- kolon kanser hücrelerinin proliferasyonunun inhibisyonuna ve apoptozun indüklenmesine neden olup olmadıkları araştırılmıştır. Bu çalışmanın sonuçları, α -lipoik asit ve L-karnitin'in kombinasyon halinde verildiklerinde, HCT +/+ ve -/- olmak üzere, her iki hücre serisinde de, hücrelerin canlılığında anlamlı derecede azalmaya neden olduklarını göstermiştir ($p < 0,05$). α -Lipoik asit (5mM), tek başına uygulandığında, HCT +/+ ve -/- hücrelerin canlılığında herhangi bir azalmaya neden olmamıştır. L-karnitin (7,5mM) ise +/+ hücrelerde canlılığı tek başına azaltmazken, -/- hücrelerin canlılığını tek başına azalttığı görülmüştür ($p < 0,05$).

α -lipoik asit ve L-karnitin kombinasyonunun kullanılmasının amacı, olası antikarsinojenik etkinin sinerjetik olarak artıp atmayacağını belirlemesidir. Tek başlarına verildiklerinde, bu çalışmada kullanılan dozlarda, kolon kanser hücrelerinin apoptozu üzerinde herhangi bir etki göstermezken, kombinasyonlarının hem HCT +/+ hem de -/- kolon kanseri hücre serilerinde p53 bağımlı ve bağımsız olarak, kaspaz 3 enzim aktivitesini artırdığı görülmüştür.

Sonuçlarımız, α -lipoik asit ve L-karnitin birlikte hücrelere birlikte uygulandığında, p53 bağımlı ve bağımsız olarak, HCT 116 +/+ ve -/- hücrelerin canlılığını azalttığı ve apoptozunu artırdığını göstermiştir.

Kaynaklar

Behrend, L, Henderson, G., Zwacka, R.M. 2003. Reactive oxygen species in oncogenic transformation. *Biochem Soc Trans*, 31, 1441–1444.

Bilska, A., Włodek, L. 2005. Lipoic acid - the drug of the future?. *Pharmacol Rep*. 57(5), 570-7.

Dozio, E., Ruscica, M., Passafaro, L., Dogliotti, G., Steffani, L., Marthyn, P., et al. 2010. The natural antioxidant α -lipoic acid induces p27(Kip1)-dependent cell cycle arrest and apoptosis in MCF-7 human breast cancer cells. *Eur J Pharmacol*. 641, 29–34.

Dörsam, B., Göder, A., Seiwert, N., Kaina, B., Fahrner, J. 2015. Lipoic acid induces p53-independent cell death in colorectal cancer cells and potentiates the cytotoxicity of 5-fluorouracil. *Arch Toxicol*, 89(10), 1829-46.

Feuerecker, B., Pirsig, S., Seidl, C., Aichler, M., Feuchtinger, A., Bruchelt, G., et al. 2012. Lipoic acid inhibits cell proliferation of tumor cells in vitro and in vivo. *Cancer Biol Ther*. 13, 1425–35.

Fujii, Y., Segawa, R., Kimura, M., Wang, L., Ishii, Y., Yamamoto, R., Morita, R., Mitsumori, K., Shibutani, M. 2013. Inhibitory effect of α -lipoic acid on thioacetamide-induced tumor promotion through suppression of inflammatory cell responses in a two-stage hepatocarcinogenesis model in rats. *Chem Biol Interact*, 205(2), 108-18.

Gülçin, I. 2006. Antioxidant and antiradical activities of L-carnitine. *Life Sci*, 78: 803–811.

Hanahan, D., Weinberg Robert A. 2011. Hallmarks of cancer: the next generation. *Cell*, 144 (5), 646–674.

Huang, C.Y., Yu, L.C. 2015. Pathophysiological mechanisms of death resistance in colorectal carcinoma. *World J Gastroenterol*, 21(41), 11777–11792.

Mantovani, G., Maccio, A., Madeddu, C., Mura, L., Massa, E., Gramignano, G., Lusso, M.R., Murgia, V., Camboni, P., Ferreli, L. 2003. Reactive oxygen species, antioxidant mechanisms, and serum cytokine levels in cancer patients: Impact of an antioxidant treatment. *J Environ Pathol Toxicol Oncol*, 22, 17–28. 9.

Marques-Vidal, P., Ravasco, P., Camilo, M.E. 2006. Foodstuffs and colorectal cancer risk: a review. *Clin Nutr*. 25, 14–36.

Michikoshi, H., Nakamura, T., Sakai, K., Suzuki, Y., Adachi, E., Matsugo, S., et al. 2013. Alpha-Lipoic acid-induced inhibition of proliferation and met phosphorylation in human non-small cell lung cancer cells. *Cancer Lett*. 335, 472–8.

Mizuno, M., Packer, L. 1994. Effects of alpha-lipoic acid and dihydrolipoic acid on expression of proto-oncogene c-fos. *Biochem. Biophys Res Commun*, 200, 1136–1142.

Mukherjee, A.K., Basu, S., Sarkar, N., Ghosh, A.C. 2001. Advances in cancer therapy with plant based natural products. *Curr Med Chem*, 8 (12), 1467–1486.

Na, M.H., Seo, E.Y., Kim, W.K. 2009. Effects of alpha-lipoic acid on cell proliferation and apoptosis in MDA-MB-231 human breast cells. *Nutr Res Pract*. 3, 265–71.

Newman, D.J., Cragg, G.M. 2012. Natural products as sources of new drugs over the 30 years from 1981 to 2010. *J Nat Prod*, 75 (3), 311–335.

Peluso G., Nicolai, R., Reda, E., Bennatti, P., Barbarisi, A., Calvani, M. 2000. Cancer and anticancer therapy-induced modifications on metabolism mediated by carnitine system. *J Cell Physiol*. 182, 339–350.

Rochette, L., Ghibu, S., Richard, C., Zeller, M., Cottin, Y., Vergely, C. 2013. Direct and indirect antioxidant properties of alpha-lipoic acid and therapeutic potential. *Mol Nutr Food Res*, 57(1):114–125.

Schwartz, L., Guais, A., Israel, M., Junod, B., Steyaert, J.M., Crespi, E., et al. 2013. Tumor regression with a combination of drugs interfering with the tumor metabolism: efficacy of hydroxycitrate, lipoic acid and capsaicin. *Invest New Drugs*. 31, 256–64.

Tenesa, A.D., Malcolm, G. 2009. New insights into the etiology of colorectal cancer from genome-wide association studies. *Nat Rev Genet*, 10 (6), 353–358.

Yoo, T.H., Lee, J.H., Chun, H.S., Chi, S.G. 2013. Alpha-Lipoic acid prevents p53 degradation in colon cancer cells by blocking NF-kappaB induction of RPS6KA4. *Anticancer Drugs*. 24, 555–65.

