

GIDA İŞLEMEDE TRANSGLUTAMİNİZ KULLANIMI

THE USAGE OF TRANSGLUTAMINASE IN FOOD PROCESSING

Meltem SERDAROĞLU, Gülen Yıldız TÜRP

Ege Üniversitesi Mühendislik Fakültesi Gıda Mühendisliği Bölümü, İzmir

ÖZET: Özel enzimlerin kullanımı ile, gıda proteinlerinin fonksiyonel özelliklerini değiştirebilmektedir. Transglutaminaz enzimi, gıda proteinlerinin fonksiyonel özelliklerini modifiye etmek amacıyla kullanılabilmektedir. Transglutaminaz ile gıda proteinlerinin modifikasyonu, lisin kimsayal reaksiyonlardan korumaya, fonksiyonel özelliklerini modifiye etmeye ve tamamlayıcı veya sınırlayıcı eszem amino asitleri içeren farklı proteinlerin çapraz bağlanması vasıtasiyla daha yüksek besin değerlerinde gıda proteinlerinin üretimine yardımcı olmaktadır. Bu derlemede transglutaminazın fonksiyonel özellikleri ve gıda işlemesinde kullanımı incelenmiştir.

ABSTRACT: The functional properties of food proteins may be changed by the use of specific enzymes. Transglutaminase has been used to modify functional properties of food proteins. The modification of food proteins by transglutaminase may help protect lysine from chemical reactions, modify functional properties and produce food proteins with higher nutritive values through cross-linking different proteins containing complementary or limiting essential amino acids. This paper describes functional properties of transglutaminase and the usage of this enzyme in the food processing.

GİRİŞ

Enzimolojideki gelişmelerle birlikte, proteinlerin fonksiyonel özelliklerini ve besin değerlerini geliştirmek amacıyla enzimatik modifikasyonların kullanılması son yıllarda gıda endüstrisi hâlin önceliği girişimleri arasında yer almaktadır. Transglutaminaz, hayvan dokuları ve vücut sıvılarının çoğunda bulunan ve kan pihtlaşması, doku yenilenmesi, üst deride alt keratinizasyon ve eritrosit membranının sertleşmesi gibi biyolojik olaylarda görev yapan bir enzimdir. Transglutaminazın, hücresel büyümeye, farklılaşma ve çoğalmada sorumluluğu bulunmaktadır (MOTOKI ve SEGURO, 1998).

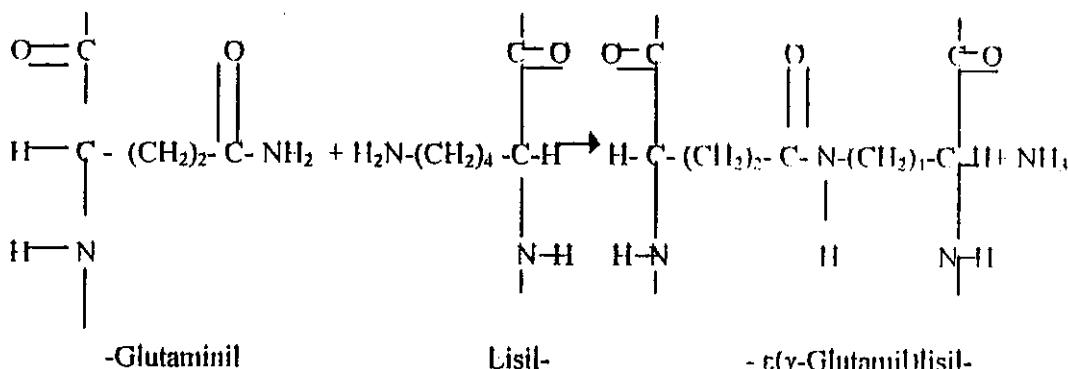
Gıda endüstrisinde, potansiyel kullanıma sahip bir enzim olan transglutaminaz ($\text{R-glutaminił-peptid:amin } \gamma\text{-glutamiltransferaz}$; EC 2.3.2.13), proteinlerin glutaminił residue'larının, γ -karboksil grupları ile çeşitli asıl aminler arasında bir açılı transfer reaksiyonu katalizlemektedir (MOTOKI ve ark., 1984) (şekil 1). Bu reaksiyonda, protein bağlı glutaminił residue'larının γ -karboksilatlı grupları, açılı vericilerdir. Glutaminił residue'ları, proteindeki konumlarına bağlı olarak, farklı hızlarda reaksiyona girmektedir. Verici substrat spesifikliğinin sınırlı olmasına rağmen, transglutaminaz, açılı alici substratlar için, geniş bir spesifikliğe sahiptir. Çeşitli bileşenlerin asıl amino grupları, açılı alicilar olarak fonksiyon gösterebilmektedirler. Protein bağlı lisin residue'larının e-amino grupları, açılı olduğunda, e(γ -glutamili) lisin köprüleri vasıtasiyla protein çapraz bağlanması oluşturmaktadır (MATHEIS ve WHITAKER, 1987).

Protein moleküllerinin transglutaminaz vasıtasiyla çapraz bağlanması, proteince zengin gıdalarda büyük fiziksel değişikliklere neden olmaktadır ve bu benzersiz enzim reaksiyonu ile, gıda proteinlerinin reolojik özelliklerini değiştirmek mümkün olabilmektedir (KURAISHI ve ark., 1997; KURAISHI ve ark., 1999).

TRANSGLUTAMİNİZİN ELDE EDİLME KAYNAKLARI

Transglutaminaz, hayvan dokuları, bitkiler ve mikroorganizmalarda bulunabilmen bir enzimdir (MOTOKI ve SEGURO, 1998).

Transglutaminaz, elde edilme kaynaklarına göre, hayvan dokuları ve organlarında bulunan yapısal transglutaminaz ve mikrobiyal transglutaminaz olmak üzere ikiye ayrılmaktadır.



Şekil 1. Transglutaminazın katalizlediği açılı transfer reaksiyonu

Hayvan dokuları ve organlarında geniş olarak yer alan hayvansal kaynaklı transglutaminaz, kobay karaciğer enzimi tarafından temsil edilen doku tipi, trombositol tipi, özellikle kan pıhtlaşmasında faktör XIIIa. ve saç folikül tipi (hair follicle) olmak üzere 3 tiptedir (MATHEIS, ve WHITAKER, 1987).

Transglutaminaz, çeşitli hayvanların dokularından veya organlarından saflaştırılarak alınmaktadır. Bununla birlikte hayvanlardan izolasyon ve saflaştırma olanaklarının kısıtlı ve zor olması, transglutaminaz'dan ticari olarak yararlanılabilmesi için geniş ekonomik kaynak bulma zorunluluğunu getirmektedir. Transglutaminaz'ın mikrobiyal kaynaklarından elde edilmesine dair az sayıda çalışma bulunmaktadır. ANDO ve ark. (1989) tarafından *Streptoverticillium* türüne ait olduğu düşünülen SB112 suyu kültür filtratından, aktivite için kalsiyum iyonları gerektirmeyen bir transglutaminaz tipi saflaştırılmış ve mikrobiyal transglutaminaz olarak adlandırılmıştır.

Kobay karaciğer enzimini içeren transglutaminazlar ise, enzimatik aktivitenin gerçekleşmesi için Ca^{+2} gerektirmektedir. Bununla birlikte, *Streptoverticillium mobaraense*'nın bir türünden elde edilen mikrobiyal transglutaminaz, Ca^{+2} dan tamamen bağımsızdır. Bu türlü bir özellikin, gıda proteinlerinin modifikasyonundaki işlevleri önemlidir (MOTOKI ve SEGURO, 1998).

TRANSGLUTAMINAZIN KULLANIM ALANLARI VE ETKİ MEKANİZMASI

Transglutaminaz, farklı fonksiyonel özelliklerde ve daha yüksek besin değerinde yeni gıda proteinlerinin üretimi için yararlı bir araç olabilmektedir (NIO ve ark., 1986). Transglutaminaz tarafından farklı gıda proteinleri arasında çapraz bağlar oluşturulabilmektedir. Örneğin kazein ve soya fasulyesi globulin, kazein ve myosin, myosin ve soya fasulyesi, peynir altı suyu ve kazeinler, soya fasulyesi proteinleri ve et arasında oluşturulan çapraz bağlar yardımıyla, yeni proteinli gıdaların gelişimlerin mümkün olabileceği düşünülmektedir. Yüksek konsantrasyonlu protein solüsyonları, transglutaminaz tarafından sıkıcı bağlanabilemektedir. Bu teknik, yenebilen filmlerin ve sırılmış bazlı ürünlerin hazırlanmasına uygulanabilmektedir (TSAL et.al., 1996).

Transglutaminazın kazein, β -laktoglobulin ve soya fasulyesi proteinli gibi gıda proteinleri arasında epsilon-(gamma-glutaminił) lisin çapraz bağları oluşumuyla fonksiyonel özellikler geliştirdiği saptanmıştır (KURTH ve ROGERS, 1984; MATHEIS ve WHITAKER, 1987; NONAKA ve ark., 1989; TSAL ve ark, 1996). Bununla birlikte, ovalbumin, γ -globulin ve serum albumin transglutaminaz için substrat özelliği göstermemektedir. Kazein bileşenleri α_1 -, β - ve κ -kazein, β -laktoglobulin ve soya fasulyesi proteinleri (7S ve 11S) transglutaminaz için uygun substratlardır (MOTOKI ve NIO, 1983; MATHEIS ve WHITAKER, 1987).

Pek çok araştırmacı, ısıtmaya dahi jel oluşturma yeteneği olmayan süt kazeinlerinin, çeşitli transglutaminazlar için lyl bir substrat olduğunu göstermiştir. Transglutaminaz reaksiyonunda, kazeinden ısuya dayanıklı sıkı bir jelin oluştuğu bulunmuştur. Mikrobiyal transglutaminazın, yoğurt üretiminde kullanılmasıyla, serum ayrılması probleminin önlendiği saptanmıştır. Bu özellik, mikrobiyal transglutaminazın, jelin su tutma kapasitesini geliştirmesine dayanmaktadır (MOTOKI ve SEGURO, 1998).

Transglutaminaz kullanımıyla aynı zamanda, gıda proteinlerini zenginleştirmek amacıyla, elzem amino asitlerin ilavesi de katalizlenebilmektedir (TSAI ve ark., 1996). Yapılan çalışmalarında, methioninin, soya fasulyesi globinlerine ve lisinin, buğday glutenine eklenmesinde başarılı sonuçlar alınmıştır. Bu araştırmalara dayanılarak, transglutaminazın gıda proteinlerinin besin değerlerinin geliştirilmesinde kullanılabileceği düşünülmüştür. Transglutaminazın protein karışımı üzerindeki aktivitesi ile oluşan polimerlerin farklı reolojik özelliklerde ve besin değerlerinde olabilmesi ilginçtir. Böylelikle, transglutaminaz, benzersiz özelliklerde yeni gıda maddelerinin üretiminde kullanılabilimtedir (MOTOKI ve NIO, 1983).

Transglutaminazın katalizlediği modifikasyonlarla, tekstürlü ürünlerin üretilmesi, gıda proteinlerindeki lisinleri çeşitli kimyasal reaksiyonlardan koruma (örn. maillard reaksiyonları, perokside lipidlerle reaksiyonlar), çözünürlüğün ve fonksiyonel özelliklerin modifiye edilmesi ve elzem aminoasitleri içeren farklı gıda proteinlerinin çapraz bağlanması vasıtasiyla daha iyi besin değerinde gıda proteinlerinin üretilmesi sağlanabilmektedir (MATHEIS ve WHITAKER, 1987).

Motoki ve ark. (1984), transglutaminaz aracılığıyla modifiye olan proteinlerin yüksek hidrasyon yeteneğinde olduğunu ve bu özelliğin orta düzeyde nem içeren proteinli gıdaların üretiminde kullanılabileceğini belirtmişlerdir.

Bir proteinin emülsiyon, özelliklerinin, transglutaminaz kullanarak protein polimerizasyonunun kontrolü ile geliştirilebileceği belirtilmiştir. Bu polimerler ile oluşan su içinde yağı emülsyonlarının stabilitesindeki gelişimin, polimerlerin dallı yapısından kaynaklandığı düşünülmektedir (LIU ve DAMODARAN, 1999).

Şehriye ve makarnaya mikrobiyal transglutaminaz ilavesi ile pişirmeden sonra tekstürdeki bozulmanın önlediği saptanmıştır. Ekmek üretiminde, mikrobiyal transglutaminaz kullanmasıyla, hamurun karıştırılması sırasında bazı katkıların eklenmemesi veya daha az kullanıldığı durumda, somunun hacminin artırıldığı veya korunduğu öne sürülmüştür (MOTOKI ve SEGURO, 1998).

Transglutaminaz aracılığıyla, aktomyosin polimerizasyonu, ürün bütünlüğünü korumak için dondurma veya pişirme gerektirmeden et ürünlerine tekrar şekil ve form verme işlemini sağlayabilmektedir (KIM ve ark., 1993).

YILDIRIM ve HETTIARACHCY (1997), transglutaminaz aktivitesi ile protein moleküllerinin, moleküller arası veya moleküller içi çapraz, bağlanması vasıtasiyla ısisal stabilitesinin artırılabilcecigi saptamışlardır. Proteinlerin çapraz bağlanmasıının ısı stabilitesi gelişmiş biopolimerler oluşturduğu ve bu tlp biopolimerlerin ısıya dayanıklı yapısının onların daha yüksek sıcaklıkta solüsyonda kalmalarını mümkün kılabildigini belirtmişlerdir.

TRANSGLUTAMINAZIN SU ÜRÜNLERİNDE KULLANIMI

Kamaboko, chikuwa ve yengeç eti gibi bazı geleneksel Japon balık hamuru (surimi) ürünlerinde jel oluşturma yeteneği ve viskoelastik özellikler kalite açısından çok önemlidir. Yapısal transglutaminazın, bu ürünlerin viskoelastik özelliklerini geliştirmede önemli etkisi bulunmaktadır (OHTSUKA ve ark., 1996). Bu özellikler, büyük oranda, interaksiyonların ve bağların tipine bağlıdır. Disülfit bağları ve ε-(γ-glutamyl)-lisin (ε-(γ-Glu) Lys) çapraz bağının surimi sol'unun jеле dönüşümü işlemi süresince oluştuğu öne sürülmüştür. ε-(γ-Glu) Lys çapraz bağı kovalenttir, peptid bağlı glutamın kalıntılarının, γ-karboksümid grubu ile peptid bağlı lisin kalıntıları veya serbest lisinin ε-amino grubu arasında oluşan, transglutaminaz'ın katalitik bir ürünüdür. Bu bağ, jel oluşturma ve viskoelastik özellikleri geliştirme yeteneğindedir. (SEGURO ve ark., 1995). Transglutaminaz aracılığıyla oluşturulan protein jellerinin mikroyapıları, 3 boyutlu ağı örgüsü şeklindedir (NIO ve ark., 1986).

Alaska mezeitinden yapılan surimi hamuru, transglutaminaz inhibitörü varlığında, 25, 35, 45 ve 55°C'de inkübe edildiğinde yapısal transglutaminaz'ın inhibitörle önlenmesinin, myosin çapraz bağlanması tamamen durdurulmasına neden olduğu saptanmıştır. 45°C Üzerinde transglutaminazın inaktive olması, çapraz bağlanmasıının önlenmesinin diğer bir nedenidir (TAKEDA ve SEKI, 1996).

Jelleşme surimi bazlı ürünlerin reolojik özellikleri üzerinde önemli etkiye sahiptir. Tuzlanmış balık hamuru 80-90°C'ye ısıtılmadan önce, 40°C'nin altındaki sıcaklıklarda 10 dk. -1 saat tutulduğu durumda reolojik

özellikleri değişerek yüksek elastikiyet ve su tutma kapasitesine sahip oları kamaboko Jeleri elde edilebilmektedir. Yapılan bir araştırma sonucunda, kamaboko Jellerinde e-(γ -glutamil) lisin oluşumunun gerçekleştiği ve transglutaminazın jelleşmeyl destekleyen bir enzim olduğu ve Jelleşme İşlemi ile ilişkili olduğu belirtilmiştir (KIMURA ve ark., 1991).

Yapılan bir araştırmada, transglutaminaz Inaktive edilerek hazırlanan balık eti hamurlarının Jel kırlıma kuvvetinin transglutaminaz aktivitesinin yüksek olduğu hamurlara oranla çok daha düşük olduğu belirlenmiştir. Transglutaminazın Inaktivasyonu, Jellerin İnkübasyonu süresince kuvvet kırlımasındaki artışı ve myosin ağır zincir içeriğini azaltmaktadır (NIWA ve ark., 1995).

İki farklı balık türünden elde edilen (Alaska mezgiti, Atlantic croaker) aktomyosin, dinamik reolojik özellikleri izlendiğinde, kobay karaciği transglutaminazının, surimi hamurunun İnkübasyonla jelleşmesi için optimum olan pH ve sıcaklık ile aynı şartlarda maksimum jelleşmeyi sağladığı saptanmıştır. Bu durum, surimide transglutaminaz aracılığıyla Jelleşme reaksiyonunun enzimin uygunluğundan ziyade, substratın (örn. myosin) uygunluğundan daha fazla etkilendiliğini göstermektedir (JOSEPH ve ark., 1994).

Sazandan elde edilen transglutaminazın, çeşitli balık aktomyosinlerinde reaktivitesi, myosin ağır zincirinin polimerizasyon hızı ile belirlendiğine, polimerizasyon hızının, aktomyosin kaynağına göre, önemli oranda farklılık gösterdiği saptanmıştır. Transglutaminaz tarafından myosin ağır zincirinin çapraz bağlanma reaksiyonunun, balık türlerine bağlı olarak substrat aktomyosin'in uygun faktörü vasıtasisıyla düzenlenenebileceği bildirilmiştir (ARAKI ve SEKİ, 1993).

JIANG ve LEE (1992) tarafından, faktör XIII, insan plazmasından ve trombositten saflaştırılmış, faktör XIII'ün katalitik özelliklerinin dokulardan ve mikroorganizmalardan elde edilen transglutaminaza ait özelliklerden farklı olduğu saptanmıştır. Faktör XIII'ün kıymış uskumruya İlavesinin, Jel kuvvetini önemli oranda artırdığı belirlenmiş ve bu enzimin kıymış balık İşlemede uygulanabileceği sonucuna varılmıştır.

Sazan (*Cyprinus carpio*) aktomyosin soluna mikrobiyal transglutaminaz İlavesinin aktomyosinollarının İnkübasyonuna neden olduğu ve transglutaminaz aktivitesinin artışı ile, son Jel kuvvetinin artığı saptanmıştır (NI ve ark., 1998).

Mikrobiyal transglutaminaz İlavesi ile, düşük surimi içeriğine ve düşük kaliteye sahip formülasyonların Jel kalitesi artırılarak ekonomik olarak daha cazip surimi şehriyesi Orettilibilmektedir. Mikrobiyal transglutaminaz, patates nişastası ve surimi içeriğinin surimi şehriyesinin tekstürü üzerine etkileri incelendiğinde, surimi Jel/sherhiye kuvveti, mikrobiyal transglutaminaz İlavesi ile özellikle pişirmeden önce, 25°C'de ön İnkübasyon uygulandığında artırıldığı saptanmıştır. Azaltılmış surimi içeriği ve/veya artan nişasta seviyelerinde, Jel mukavemeti veya sertliğinin azalduğu ve mikrobiyal transglutaminaz İlavesi ile, düşük surimi ve yüksek nişasta içeriğinde, Jel mukavemetini ve şehriye sertliğinin geliştirilebileceği gözlenmiştir (WANG ve LANIER, 1999).

Ürünlerde İlave edilen mikrobiyal transglutaminaz miktarı arttığında, Jel kuvvetinin artığı tespit edilmiştir. Kıymış uskumru hamuruna İlave edilen transglutaminaz miktarı 0.34 bırlm/g. et olduğunda, Jel kuvvetinin kontrolden yaklaşık 3.9 kat daha fazla olduğu belirlenmiştir. İlave edilen transglutaminaz, bu miktarдан daha yüksek olduğunda, kıymış uskumru Ürününün sertliği (kırılma kuvveti, kırılma kuvveti Üretimi (g) ve deformasyonunun (cm) düzüğü) belirlenmiştir. Bu nedenle, surimi bazlı Ürünlerde İlave edilen transglutaminaz miktarları ve reaksiyon süresi, önceden optimize edilmelidir (TSAI, et.al., 1996).

Tazelikte azalma ve donmanın neden olduğu denatürasyon sonucu ortaya çıkan zayıf jelleşme gücü mikrobiyal transglutaminaz kullanılarak engellenemektedir. Sonuçta, surimi Jeli, surimiye mikrobiyal transglutaminaz İlave edilerek GL çapraz bağlarının oluşumu vasıtasisıyla geliştireilmektedir (SAKAMATO et.al., 1995).

YASUNAGA ve ark. (1998) tarafından yapılan bir çalışmada, Alaska mezgiti (*Alaska pollack, Theragra chalcogramma*) veya Chum som (*Oncorhynchus keta*)dan yapılmış donmuş surimilere, tuz ve mikrobiyal transglutaminaz İlavesi yapılmış ve kıyma İşleminden sonra iki aşamalı ısıtma İşlemi yapılarak (kamaboko) Jel elde edilmiştir. Her iki türden tuzlu kıymış surimide Jel oluşumu, kullanılan ısıtal işlem göz önünde bulundurulmadan, transglutaminaz İlavesi ile artırılmıştır.

RAMİREZ ve ark. (1999), tropik balıklardan üretilen suriminin mekanik özelliklerini geliştirmek amacıyla, mikrobiyal transglutaminaz uygulamasının optimum koşullarını araştırdıklarıında inkübasyon koşullarını, farklı türlerden gelen balıklar için farklılık gösterdiği, özellikle suyun sıcaklığından etkilendiğini saptamışlardır. Tropik balıklar için optimum şartların, soğuk su bölgelerindeki balıklar için gereken optimum şartlardan farklı olduğu belirlenmiştir. Mikrobiyal transglutaminazın, ılık su bölgelerinden elde edilen bazı balık türlerinin düşük mekanik özelliklerini geliştirmek için kullanılmasının kalite problemlerini engelleyebilecegi düşünülmektedir.

LEE ve ark.(1977), surimi sol'larındaki transglutaminazdan etkilenen kovalent çapraz bağ oranının çeşitli yöntemlerle ayarlanabileceğini belirtmişlerdir. Bu yöntemler; EDTA ilavesi (yapışsal transglutaminazın kalsiyum ayırıcı ile önlenmesi), ön inkübasyon süresi ve sıcaklığındaki değişim ve mikrobiyal transglutaminaz ilavesini içermektedir.

JIANG ve ark. (1998), *Streptoverticillium ladakamum*'dan elde edilen mikrobiyal transglutaminaz'ın UV radyasyonla kombinasyonunun kıymış uskumrunun jelleşmesi üzerine etkisini araştırmışlardır. Mikrobiyal transglutaminaz eklenmiş kıymış uskumrunun jel kuvveti, 0.47 birim/g'dan kontrolden 3 kat daha büyük olan 1789 g/cm.² degrine ulaşmıştır. Mikrobiyal transglutaminaz, ilave edilmiş kıymış uskumru UV ışığa optimum radyasyon süresi olan 20 dak. tutulduğunda, jel kuvveti %25 artmıştır. UV radyasyonu, uskumru aktomyosininde, mikrobiyal transglutaminaz'ın katalizlediği myosin ağır zincirinin çapraz bağlanması hızlandırıldı ve mikrobiyal transglutaminaz için optimum değerin, 0.47 birim/g. ve UV radyasyon için optimum sürenin, 20 dak. olduğu belirlenmiştir.

ET ÜRÜNLERİNDE TRANSGLUTAMINAZ KULLANIMI

Şekil verilmiş ve çeşitli katkıların kullanımıyla hacimce artırılmış et ürünlerinin formülasyonu üzerine önemli araştırmalar yapılmıştır (FUKAZAWA ve ark., 1961; HUANG, 1992; KURAISHI, 1997). Bu araştırmaların çoğu; yapı, uygulanan teknikler ve et sistemlerindeki proteinler arasında bağlama kuvvetleri üzerinde yoğunlaşmıştır. Pişmiş et sistemlerindeki protein-protein interaksiyonları incelendiğinde bir et sisteminde myosin jelleşmesinin tekstür ve bağlanmaya katkıda bulunan en önemli olay olduğu saptanmıştır. Et bazlı ürünlerde, bu ürünlerin bağlama kuvvetini geliştirme amacıyla zincirler arası ve zincirler içi kovalent çapraz bağlarının dahil edilmesi imkanları araştırılmıştır.

Proteinlere kovalent çapraz bağların ilavesinde, enzimatik yöntemler kimyasal modifikasyonlara göre araştırmacılar ve tüketiciler tarafından daha kolay kabul edilmektedir. Yapılan bir araştırmada, plazma transglutaminazının, et işlemede ortak sıcaklık ve pH oranlarında myosin ve bazı yaygın olarak kullanılan et dolgu katkıları arasında kovalent çapraz bağlanması katalize edebildiği sonucuna varılmıştır. Kovalent bağlar, enzim tarafından hem sertlik öncesi hem de sertlik sonrası kasta bulunan pH değerlerinde oluşabilmektedir. Kazein, enzim için en iyi substrat olarak görülmektedir ve myosine en yüksek oranda çapraz bağlanması göstermektedir. Bunun, kazein ve plazma transglutaminazı için bir *In vivo* substrati olan fibrinojen arasındaki bazı benzerlikler nedeniyle olabileceği tahmin edilmektedir (KURTH ve ROGERS, 1984).

Mikrobiyal transglutaminazın iskelet kası proteinlerinin üzerindeki aktivitesi ile ilgili yapılan bir çalışmada, enzimin myosinin çubuk kısmında myosin filamentlerini hızla çapraz bağlılığı belirlenmiştir. Bu çapraz bağlı myosin filamentleri yüksek iyonik kuvvetlerde çözünmemektedirler. Myosinin iç ve ara çubuk kısımları, çapraz bağlanma reaksiyonunda yer almaktadır. Ancak mikrobiyal transglutaminazın myosin S1'i aktine çapraz bağlamadığı ve ayrıca myosin MgTPase aktivitesini değiştirmediği belirlenmiştir (HUANG et.al., 1992).

KİM ve ark. (1993), tarafından yapılan bir araştırmada, kobay karaciğerinden elde edilen transglutaminazın, sığır aktomyosinin polimerizasyonunu artırdığı saptanmıştır. Transglutaminaz yokluğunda, sığır aktomyosin solüsyonları, farklı sıcaklıklarda yapılan inkübasyonlarda hiçbir değişiklik göstermediği ve transglutaminaz ile 120 dak. inkübasyondan sonra, jel ag örgüsü yapısının en fazla yoğunlaştığı saptanmıştır.

Bu sonuçlar, gıda proteinlerinin fonksiyonel ve reolojik Özelliklerinin gelişmesi veya modifiye edilmesi için, transglutamınaz kullanım olanağını göstermektedir. Mikrobiyal transglutamınazın gelişimi, gelecekte, gıda İşlemede fiyatın düşürülecek uygulanmasını hızlandıracaktır. Transglutamınaz Üzerine yapılan çalışmalar önemli finansal destek gerektiği gibi, bu alanda yapılan aktivitelerin çoğu, A.B.D. Japonya ve Kore'de gerçekleşmektedir. Çalışmaların daha geniş alana yayılarak hızlandırılması, Gıda Sanayii'nde gelişmelere neden olacaktır.

KAYNAKLAR

- ANDO, H.; ADACHI, M.; K.; MATSUURA, A.; NONAKA, M.; UCHIO, R.; TANAKA, H.; MOTOKI, M., 1989. Purification and characteristics of a Novel Trnasglutaminase Derived from Microorganism. Agricultural Biological Chemistry, 53 (10) 2613-2617.
- ARAKI, H. and SEKI, N., 1993. Comparison of Reactivity of Transglutaminase to Various Fish Actomyosins. Nippon Suisan Gakkaishi, 59 (4) 711-716.
- FUKAZAWA, T.; HASMITO, Y.; YASUI, T., 1981. Effects of Some Proteins on the Binding Quality of an Experimental Sausage. Journal of Food Science, 28: 541.
- HUANG, Y.P.; Seguro, K.; Motoki, M.; TAWADA, K., 1992. Cross-Linking of Contractile Proteins From Skeletal Muscle by Treatment with Microbial Transglutaminase. Journal of Biochemistry, 112, 229-234.
- JIANG, S.T. and LEE, J.J., 1992. Purification, Characterization and Utilization of Pig Plasma Factor XIIIa. Journal of Agricultural Chemistry, 40 (7) 1101-1107.
- JIANG, S.T.; LEU, S.Z.; TSAI, G.J., 1998. Cross Linking of Mackerel Surimi Actomyosin by Microbial Transglutaminase and Ultraviolet Irradiation. Journal of Agricultural and Food Chemistry, 46 (12) 5278 - 5282.
- JOSEPH, D.; LANIER, T.C.; Wicker, L., 1993. Polymerization of Beef Actomyosin Induced by Trnasglutaminase. Journal of Food Science, 58 (3) 473-474, 491.
- KIM, S.H.; CARPENTES, J.A.; LANIER, J.C.; WICKER, L., 1993. Polymerization at Beet Actomyosin Induced by Transglutaminase. Journal of Food Science, 58 (3) 473-474, 491
- KIMURA, I.; SUGIMOTO, M.; TOYODA, K.; SEKI, N.; ARAI, K.; FUJITA, T., 1991. A Study on the Cross-Linking Reaction, of Myosin In Kamaboko "Suwari" Gels. Nippon Suisan Gakkaishi, 57 (7) 1389-1396.
- KURAISHI, C.; SAKAMOTO, J.; YAMAZAKI, K.; SUSA, Y.; KUHARA, C.; SOEDA, T., 1997. Production of Restructured Meat Using Microbial Transglutamitase Without Salt or Cooking. Journal of Food Science 62 (3) 488-490, 515.
- KURAISHI, C.; TANNO, H.; SAKAGUCHI, S.; TANAKA, H., 1999. Effect of Transglutaminase Treatment on Retorted Surimi Gel. IFT Annual Meeting, Chicago, IL, USA-July 24-28.
- KURTH, L. and Rogers, P.J., 1984. Transglutaminate Catalyzed Cross-Linking of Myosin to Soya Protein, Casein and Gluten. Journal of Food Science, 49, 573-576.
- LEE, H.G.; LANIER, T.C.; HAMANN, D.D., 1997. Covalent Cross-linking Effects on Thermo-Rheological Profiles of Food Science, 62 (1) 25-28,32.
- LIU, M. and DAMODARAN, S., 1999. Effect of Transglutaminase- Catalyzed Polymerization of b-Casein on Its Emulsifying Properties. Journal of Agricultural Food Chemistry, 47 (4) 1514-1519.
- MOTOKI, M and Nio, N., 1983. Crosslinking Between Different Food Proteins by Transglutaminate. Journal of Food Science, 48, 561-566.
- MOTOKI, M., NIO, N.: TAKINAMI, K., 1984. Functional Properties of Food Proteins Polymerized by Trnasglutaminase. Agricultural Biological Chemistry., 48 (5) 1257-1261.
- MOTOKI, M. and SEGURO, K., 1998. Transglutaminase and Its Use for Food Processing. Trends in Food Science and Technology 9, 204-210.
- MATHEIS, G. and WHITAKER, J.R., 1987. A Review: Enzymatic Cross-Linking of Proteins Applicable to Foods.
- NI, S.; Nozawa, H.; SEKI, N., 1998. Effect of Microbial Trnasglutaminase on Thermal Gelation of Carp Actomyosin Sol. Fisheries Science 64 (3) 434-438.
- NIWA, E.; Suzumura, T.; Nowsad, A.A.; Kanoh, S., 1993. Setting of Actomyosin Paste Containing Few Amount of Transglutaminate. Nippon Suisan Gakkaishi, 59 (12), 2043-2046.
- NIO, N.; MOTOKI, M.; TAKINAMI, K., 1986. Gelation Mechanism of Protein Solution by Transglutaminase. Agricultural Biological Chemistry. 50 (5) 851-855.
- NONAKA, M.; TANAKA, H.; OKIYAMA, A.; MOTOKI, M.; ANDO, II.; UMEDA, K.; MATSUURA, A., 1989 Agricultural Biological Chemistry, 53 (10) 2819-2823.
- OHTSUKA, T.; SEGURO, K.; MOTOKI, M., 1996. Microbial Transglutaminase Estimation In Enzyme-treated Surimi-based Products by enzyme Immunoabsorbant Assay. Journal of Food Science. 61 (1) 81-84.

- RAMIREZ, J.A.; SANCHEZ, S.I.A.; GONZALEZ, M.O.G.; Vazquez, V.M., 1999. Optimal Setting Conditions for Surimi Gels Obtained from Silver Carp with Addition of Microbial Transglutaminase. IFFT Annual meeting, Chicago, IL, USA-July 24-28.
- SAKAMOTO, H.; KUMAZAWA, Y.; TOIGUCHI, S.; SEGURO, K.; SOEDA, T.; MOTOKI, M., 1995. Gel Strength Enhancement by Addition of Microbial Transglutaminase during Onshore Surimi Manufacture. *Journal of Food Science*, 60 (2) 300-304.
- SEGURO, K.; KUMAZAWA, Y.; OHTSUKA, T.; TOIGUCHI, S.; MOTOKI, M., 1995. Microbial Transglutaminase and e-(α -Glutamyl) lysine Crosslink Effects on Elastic Properties of Kamaboko Gels. *Journal of Food Science*, 60 (2) 305-311.
- TAKEDA, H. and SEKI, N., 1996. Enzyme-catalyzed Cross-linking and Degradation of Myosin Heavy Chain in Walleye Pollack Surimi Paste During Setting. *Fisheries Science*, 62 (3) 462-467.
- TSAI, G.J.; LIN, S.M.; JIANG, S.T., 1996. Transglutaminase from *Streptoverticillium ladakanum* and Application to Minced Fish Product. *Journal of Food Science*, 61 (6) 1234-1238.
- YASUNAGA, K.; ABE, Y.; NISHIOKA, F.; ARAI, K., 1998. Change In Quality of Preheated Gel and a Two-step Heated Gel from Walleye Pollack and Chum Salmon on Addition of microbial Transglutaminase. *Nippon Suisan Gakkaishi* 64 (4) 702-709.
- YILDIRIM, M., and HETTIARACHCHY, 1997. Biopolymers Produced by Cross-linking Soybean 11S Globulin with whey proteins Using Transglutaminase. *Journal of Food Science*, 62 (2) 270-275.
- WANG, S.L. and LANIER, T.C., 1999. Application of Microbial Transglutaminase in the Development of a Surimi Based Noodle. IFT Annual Meeting, Chicago, IL, USA-July 24-28.