

SACCHAROMYCES CEREVISIAE YAĞ ASİDİ SENTETAZ GENİ, α — ALT ÜNİTESİ, E FRAGMANININ MOLEKÜLER ALT KLONLANMASI VE NÜKLEOTİD DİZİSİİN SAPTANMASI

MOLECULAR SUBCLONING AND DNA SEQUENCING OF
FRAGMENT E OF α — SUBUNIT OF FATTY ACID SYNTHETASE
GENE IN SACCHAROMYCES CEREVISIAE

Turgut ULUTİN* — Salih, J. WAKIL**

SUMMARY

The project described here involved the subcloning and sequencing of a fragment of yeast fatty acid synthetase 2 known as fragment E. It was necessary to determine the internal code of this fragment and to locate its active site (s).

Fragment E was ligated with plasmid PBR322 and then transformed into *E. coli* JM109 host cells. Plasmid DNA was isolated from subclones, and then DNA was purified by cesium chloride ultracentrifugation. Closed circular plasmid DNA was sequenced according to Maxam and Gilbert procedure. The sequence of this fragment was obtained through labelling at the ECOR₁ site and Hind III site. Thus base sequencing gave us a chance to look at same part of the amino acid sequence of α -subunit of fatty acid synthetase. Since the size of the fragment E is approximately 850 base pairs it could code for 283 amino acids. This might show that there was no active site on fragment E coding for anyone of the known enzymes of the fatty acid synthetase system. When this amino acid sequence was compared to the amino acid sequence of the enzymes of the fatty acid synthetase system, no homology was detected.

* M.Ü. Eczacılık Fakültesi, Biyokimya Anabilim Dalı, Nişantaşı-İst.

** Baylor College of Medicine, Dep. Biochem., Houston-Texas, U.S.A.

ÖZET

Bu çalışmada maya yağ asidi sentetaz 2 (α -alt ünitesi)'nin bir fragmanı olan E fragmanının alt klonlanması ve DNA'sının dizilenmesi üzerinde çalışılmıştır. α -alt ünitesi E fragmanının internal bir kod içerip içermediği veya herhangi bir aktif yere sahip olup olmadığı araştırıldı.

E fragmanı, PBR322 plasmidi ile bağlı, ve E. Coli JM109 konak hücresi içerisinde transforme edilerek üretildi. Daha sonra plasmid DNA alt klonlardan izole edildi ve sesiyum klorür ultrasantrifigasyonu ile saflaştırıldı. Elde edilen kapali yuvarlak DNA'nın nukleotid dizisi Maxam - Gilbert metoduna göre saptandı. ECOR₁ ve Hind III yerlerinde işaretleme ile elde edilen bu fragmanın dizisi, α -alt ünitesinin protein dizisini daha kolay belirlemeye olanak tanındı. E fragmanının yaklaşık 850 nükleotid içerdiği ve 283 amino asidi kodlayabileceği bulundu. Tespit edilen amino asid dizisi, amino asid dizisi bilinen yağ asidi sentetaz kompleksleri ile karşılaştırıldığında herhangibir benzerlik saptanamadı. Bu bulgu fragman E'nin yağ asidi sentetaz sistemindeki bilinen aktif bir proteni kodlamadığını düşündürür.

GİRİŞ

Yağ asidi sentetaz sistemi 6 enzim ve açılı taşıyıcı proteinden meydana gelmiş, hayvan dokularında yaklaşık 500.000 molekül ağırlıklı, *Saccharomyces cerevisiae*de ise 415.000 molekül ağırlıklı α ve β üniteleri içeren kompleks bir sistemdir (1). Bu sistemin genetik yönünden incelenmesinin ilk çalışmaları 1972 senesinde Schweizer'in laboratuvarında yapılmış ve bütün yağ asidi sentetaz geninin haritalanması ve bu sisteme enzimlerle ilişkisi tamamlanmak üzereydi (2, 3). Mayalarda yağ asidi sentetaz geninin α -alt ünitesi nükleotid dizisi Wakil ve arkadaşları tarafından saptanmıştır (4). Bu bulgulara dayanarak α -alt ünitesinin kodladığı enzimlerin amino asit diziliş sırası belirlenmiştir (4).

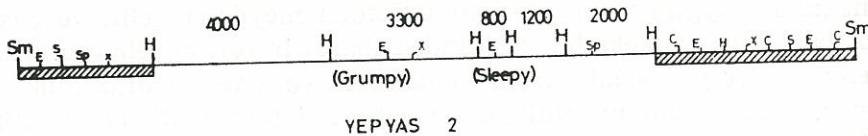
Bu çalışmanın amacı yağ asidi sentetaz α -alt ünitesinin 5 fragmanından biri olan E fragmanının nükleotid diziliş sırasını belirleyerek kodladığı amino asit dizisine geçmektir. Bu dizinin belirlenmesindeki asıl amaç α -alt ünitesinin yağ asidi sentetaz sistemi içinde aktif görev alan bir enzimin kodunu içermediğini yani bu genin, diğer adıyla yağ asidi sentetaz 2 geninin yapısal veya kontrol geni olup olmadığını göstermekti.

Yağ asidlerinin sentezi genelde sitozol içerisinde yağ asidi sentetaz enzimi adı verilen bir multi enzim kompleksi tarafından katalizlenir.

Yüksek organizmalarda yağ asidi denovo sentezinin bu 6 enzim aktivitesi ve açılı taşıyıcı yağ asidi sentetaz adı verilen 500.000 dalton ağırlığında bir komplekste mevcuttur (5, 6). Bu sentetaz enzimi iki uygun ve identik alt üniteden meydana gelir, ve çok fonksiyonlu kompleks bir proteinden ibarettir (6). *Saccharomyces cerevisiae*'de yağ asidi sentetaz enziminin ve α ve β olarak adlandırılmış iki farklı alt üniteden oluştuğu bildirilmiştir (7, 8). Bu alt üniteler aktif şekillerinin hekzamerler olduğu bilinen ve her biri α ile β 'yı içeren mültifonksiyonel proteinlerdir. Bu kompleks yaklaşık 2.4×10^6 dalton ağırlığına sahiptir (7, 9, 10). Mayalar da yağ asidi sentetaz iki identik olmayan alt üniteden ibarettir. Bunların M.A'ları 212.000 ve 203.000 olup sırasıyla yağ asidi sentetaz 2 ve yağ asidi sentetaz 1 denen iki ilişkisi olmayan gen tarafından kodlanır (6, 11).

α -alt ünitesi üç ayrı aktivite içerir. Bunlar β -ketoacilsentetaz enzimi, 4-fosfopantotein prostetik grubu için bağlanma yeri ve β -ketoacilredüktaz aktivitesidir. β -alt ünitesi beş enzim aktivitesine sahiptir. Bunlar enoilredüktaz, asetyltransaçilaz, dehidrataz, malonil ve palmitoiltransaçilazdır (12, 13, 14, 15, 16).

Maya genleri *E. Coli* içerisindeki plazmid vektörlerinde hem transkripsiyon ve hem de translasyonda aktif olarak bulunmuştur. Klonlanmış genlerin ifadesi, eukaryotik başlatıcıların tanınması ve sonuçlanan m-RNA'ların bakteriyel ribozomlar üzerinde doğru translasyonu bakteriyel RNA polimeraza bağlıdır. Böylece maya yağ asidi sentetazın *E. Coli*de edilebileceği ve klonlanan maya YAS genlerinin izole edilebileceği farzedilir. Kuziora ve arkadaşları *Saccharomyces cerevisiae*'den yağ asidi sentetazın DNA klonlarını izale etmek için maya transformasyon tekniğini kullanmışlardır (3). Maya *E. Coli* mekik vektörü olan YEP 13'de maya DNA dizisinin bir bankası YAS genlerini transforme etmek için kullanılmıştır (17). YEP 13 plazmidi mayanın leu 2 geninin tamamını PBR 322 geninin de tamamını içerir (18). YAS 1 ve YAS 2 mutasyonlarının tamamlandığı maya DNA dizilerini içeren plazmid ile transforme edilen hücreler seçildi. Her koloniden komplamenter olan plazmid izole edildi ve YEPYAS 1 ve YEPYAS 2 olarak adlandırıldı (Şekil 1). YAS 1 geninin nükleotid dizisinden ortaya çıkan α -alt ünitesinin amino asit dizisinin tamamı saptanmıştır (4).



Sm = Sma I , **x = xba I** , **E = ECOR,** , **Sp = Sp H I**
S = Sal I , **H = Hind III** , **C = clal I** , **B = Bam H I**

SEKİL 1: YEPYAS 2'nin KLONLARI

Kalın çizgiler vektör DNA'yı (YEP 13), ince çizgiler ise maya DNA insertini belirtir. Yukarıda verilen YAS 2 haritası PBR 322 yada PUC 18 vektörlerinin içerisinde klonlanmıştır. Burada Hind III restriksiyon enzimleri ile kesile-rek elde edilen fragmanlar A'dan E'ye gösterilmektedir.

MATERYAL VE METOD

Sığır serum albumin, Etedyum Bromür, Üre, Caftimus DNA Sigma firmasından CsCl₂, Agaroz bethesda araştırma laboratuvarından, Hidrazin Aldrich kimya laboratuvarından, Sodyum Dodeksil Sülfat, Akrilamid, Bisakrilamid, TEMED, Amonyum persülfat Biorad laboratuvarından, Formik asit, Piperidin Fischer scientific firmasından temin edildi.

Bütün radyoaktif kimyasal maddeler Amersham Cooparation dan sağlandı. Bakto yeast extract, Bakto Tripton, Agar gibi bütün ortam kimyasalları Difco laboratuvarlarından sağlandı.

Bütün restriksiyon enzimleri New England Biolab'dan sağlandı. T4 DNA ligaz, T4 Polinükleotidkinaz, Bakteriyel Alkalifosfataz, Klenow Fragmanı gibi DNA'yı modifiye edici diğer enzimler de Bethesda research laboratuvarlarından sağlandı.

Kullanılan tamponlar sırasıyla; Ligasyon Tamponu, Tris HC1 tamponu, 0.5 M EDTA Tamponu ve % 10'luk Sodyum Dodesil Sulfat Tamponu, Restriksiyon Enzimi Tamponları (Orta, yüksek ve az miktarda tuz içeren olmak üzere), Kinaz Tamponu ve Tris Borat Elektroforez Tamponudur.

Plazmid olarak PBR 322 ve PUC 18, suş olarak da JM 109 kullanıldı. Elektroforez deneylerinde Agaroz ve Akrilamid Jeller kullanıldı.

Bakterinin büyütülmesi ve transformasyonu için LBroth ortamı kullanıldı.

Bu çalışmada kullanılan araç ve gereçler; 37°C Isı Bloku (VWR Scientific Lab), 12°C Buzdolabı (Sub Zero), 65° İnkibatör, model 235 Mikrosantrifüj (Fischer), 37°C İnkibatör, Sorwall RC-2B Santrifüj (Narco), 42°C Su Banyosu, L2-65B Ultrasantrifüj, Spektrofotometre (Beckmann), 37°C Çalkalayıcı (New Brunswick Scientific Lab), J21 Corb Santrifüj, Sorwall SS Santrifüj Rotoru (Beckmann), Sterill gard hood (Baker Company), Speed Vac Concantratör (avand), Model 3000/300 Elektroforez Güç Aygıtı, Model C94 Elektroforez Güç Aygıtı (Isco), XAR-5-X-RAY films (KODAK).

YÖNTEMLER

Kalsiyum Klorür metodunu kullanarak JM 109'un E fragmanlı plazmid ile transformasyonu (19) yapıldı. Koloniler plaklardan toplanarak alt klonlardan plazmid DNA elde edildi. Bu işlem esnasında CsCl₂ Ultrasantrifüj Gradyan yöntemi kullanıldı. Elde edilen DNA UV ışığında iki bant olarak görüldü. Üstteki bant lineer bakteriyel DNA, alttaki bant ise kapali plazmid DNA'dan ibaretti. Ve elde edilen plazmid DNA'nın 260 nm ve 280 nm dalga boyunda Beckmann Spektrofotometresi ile kalite ve miktarı saptandı. Daha sonra dizilenmesi amaçlanan DNA fragmanı uçları işaretlendi. Elde edilen fragman % 6'lık poliakrilamid jel üzerinde analiz edildi. 0.8 kilobazlık fragmanı içeren klon restriksiyonendonükleaz enzimi ile muamele edildi. Numune fenol ve kloroform ekstraksiyonlarından sonra CH₃COONa ve etanol ile çöktürüldü ve etanolle yıkandı ve kurutuldu. Kurumuş haldeki pelet 50 milimolar tris tamponu ile çözüldü. Bakteriyel alkalifosfataz eklendi. 37 ve 65°C'larda inkübe edildi. Fosfatlama işlemi tamamlandıktan sonra kinazlama işlemi için kinaz tamponu α -32 ATP ve T4 kinaz ilave edildi. Fenol-Kloroform ekstraksiyonu ve etanol çöktürmesinden sonra kurutuldu ve ikinci restriksiyon endonükleaz ayrılması gerçekleştirildi. İşaretli fragmanlar % 5'lik akrilamid jel üzerinde ayırdedildi. X-RAY filmleri ile alınan filmlerden fragmanların yerleşimleri saptandı. Jelden kesilerek çi-

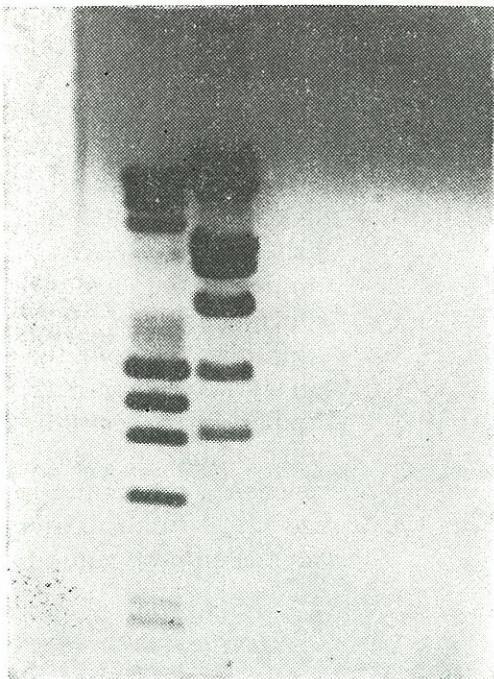
kartulan bantlar elüe edildi. Bantlar tris EDTA tamponu içerisinde bırakıldı. Santrifüj edildikten sonra süpernatant jel parçacıklarını çıkartmak için cam pamuğu içeren bir kolondan iki defa geçirildi. Daha sonra işaretli fragmanları içeren solüsyon DEAE kolonundan geçirildi. Tris EDTA ile yıkandı. Elüe edilen sıvı materyel ufak bir tüpte toplandı. Taşıyıcı dediğimiz Calf Timus DNA ilave edildi. Etanol ile yikanarak Speed Vakum Konsantratörde kurutuldu. Bundan sonra MAXAM-GILBERT tekniği kullanılarak ucu işaretli fragmanlar dizilendi (20). MAXAM ve GILBERT dizilenmesi için bazı özel tamponlar şunlardır: Dimetilsülfat tamponu, Dimetil sülfat durdurucu tampon, Hidrazin reaksiyon durdurucu tampon, yükleme tamponu. Bu yönteme göre Timin, Sitozin, Adenin ve Guanin için ayrı ayrı baz reaksiyonları yapıldı. G-C-T peletleri 1.5 molar piperidin ile eritildi. Bütün reaksiyonlar 30 dakika 90°C'da inkübe edildi. Ve 5 dakika buza konuldu. Butanol ve SDS ile muameleden sonra numuneler % 8'lik poliakrilamid jelinde elektroforeze tabi tutuldu. Daha sonra otoradiografi ile okuyarak nükleotid dizilenmesi bulundu.

BULGULAR

α -alt ünitesinin fragmanlara ayrılması; YEPYAS 2 klonu vektörler hariç beş fragman oluşturdu (Resim I). Fragmanların ölçüüsü 0.8 kilobazdan 4.0 kilobaza kadar değişir. Fragman A 4 kilobaz, fragman B 3.3 kilobaz, fragman C 2 kilobaz, fragman D 1.2 kilobaz ve fragman E. 0.8 kilobaz olarak elde edildi. 0.8 kilobazlık E fragmanı PBR322 içerisinde klonlandı.

Plasmid DNA'nın JM 109 içerisinde transformasyonu: Plasmid DNA'nın 1 mikrogramı E. Coli suyu JM 109 içerisinde metod bölünümünde tarif edildiği gibi transforme edildi. Transforme edilmiş hücreler ampisilin içeren L-BROTH plakları üzerine yayıldı. Tek olan koloniler toplandı. Yeni ampisilin plakları üzerine yayıldı ve depolandı.

Plasmid DNA'nıneldesi: Plasmid DNA ile transforme edilmiş JM 109 hücreleri 1 litre L BROTH besiyeri içerisinde üretildi. (BKZ. Plasmid saflaştırılması metodu). Plasmid CsCl₂ dansite gradyan santrifigasyon yoluyla saflaştırıldı. Böylece saf hale gelen DNA, plasmidin uygun insertler içerip içermediğinden emin olmak amacıyla restriksiyon enzimleri ile rutin olarak kontrol edildi. Bu DNA'nın ECOR₁, Hindi III restriksiyon enzimleri ile kesilmesiyle yapıldı (Resim II).



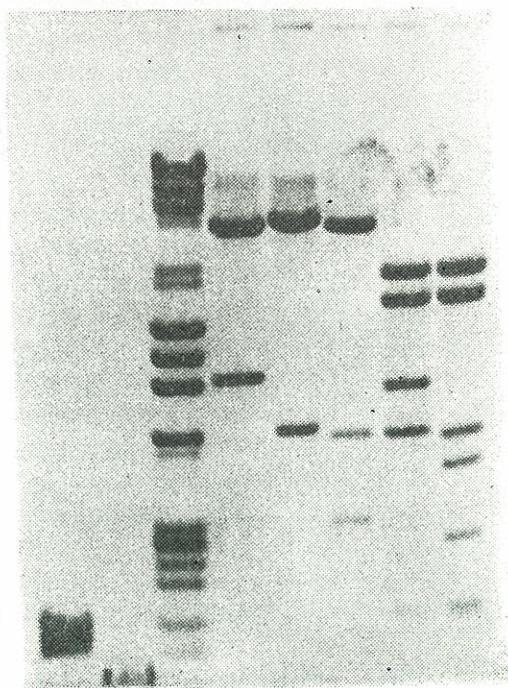
Resim I

YPEYAS 2 klonu Hind III ile kesildiğinde, vektör dışında beş fragman meydana gelir. Fragman ölçü kalibrasyonu için DNA/Hind III ve 174/Hae III kullanıldı. Birinci sira λ DNA/Hind III ve Φ 174/Hae III.

No. 1 (23130 baz parçası) No. 2 (9414 bp) No. 3 (2557 bp) No. 4 (4371 bp) No. 5 (2322 bp) No. 6 (2028) bp.) Bu altı bant λ DNA/Hind III işaretleyicisinden gelir. No. 7 (1353 bp) No. 8 (1078 bp) No. 9 (872 bp) No. 10 (603 bp)

İkinci sira : Hind III ile kesilmiş YEPYAS 2 fragman A (4 kb), B (3.3 kb), C (2 kb); D (1.2 kb), E (0.8 kb).

E fragmanın Hind III ile işaretli uçlarının dizilenmesi : Plasmid DNA Hind III ile kesildi ve metod bölümünde tarif edildiği gibi fosfatlama ve kinazlama basamaklarını takiben uçları işaretlendi. Bu DNA daha sonra ECOR₁ ile kesildi. Ve fragmanlar % 5'lik akrilamid jeli üzerinde elektroforez ile ayrıldı. Otoradyografi ile işaretli bantlar saptandı. Otoradyogram jelden bantları kesip dışarıya almak için kalıp olarak kullanıldı ve DNA elde edildi. DNA'nın dizilenmesi iki ayrı fragman için ayrı olarak gerçekleştirildi. Dizilenme basamakları resim III'te görülmektedir.

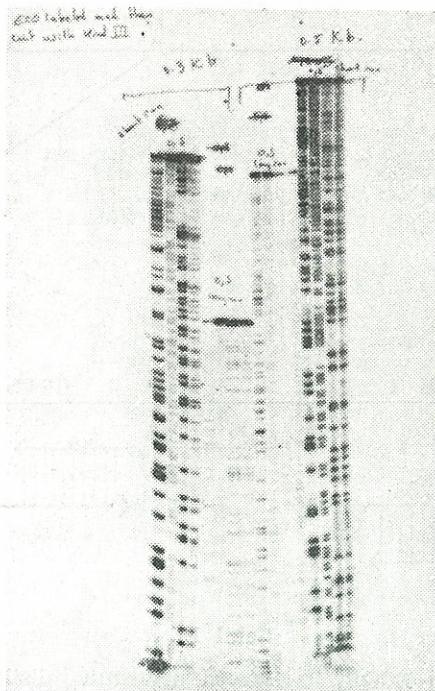


Resim II

DNA'nın ECOR₁ ve Hind III ile kesilmesi; 1. sıra işaretleyici DNA/Hind III ve 174/Hae III; 2. sıra Hind III/0.8 kb; ECOR₁/0.8 kb; 4. sıra Hind III/ECOR 0.8 kb (0.5 kb - 0.3 kb); 5. sıra RSA I/0.8 kb; 6. sıra RSA I/Hind III 0.8 kb.

Bu ayrılmalar 0.3 kb ECOR₁ fragmanı, 0.8 kb Hind III fragmanı ve her iki enzim ile yapılan çiftli kesilmeye 0.3 ve 0.5 kb fragmanlarını verdi (4. sıra).

Okunan dizi sequanal (Nar 1982) diye adlandırılan bir program kullanılarak bilgisayara verildi. Fragman yalnızca bir yönde transkripsiyon ve translasyon olacağı için Hind III ile kesili üçların birinin dizisi gene göre aynı yönde olacaktır. Ve öteki Hind III yerindeki işaretleyici ile elde edilen fragmanın dizisi komplementer yönünde olacaktır.



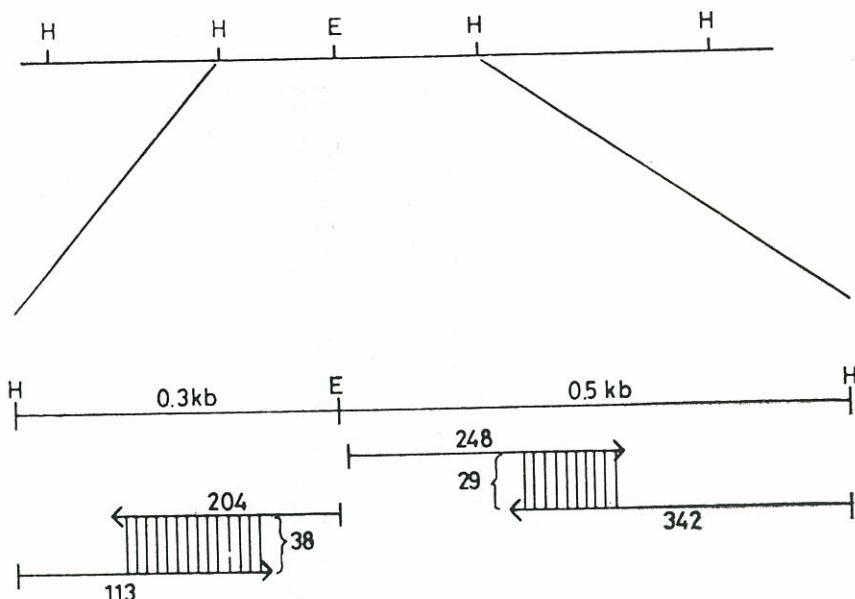
Resim III

Resim III'de ECOR₁ ile işaretlenip sonra Hind III ile kesilen 0.3 kb ve 0.5 kb fragmanlarının MAXAM - GILBERT metoduyla yapılmış ve poliakrilamid jeline koşulması ile elde edilmiş nükleotid dizileri görülmektedir.

TARTIŞMA

E fragmanı maya YAS 2 geninin Hind III restriksiyon fragmanlarının biridir. Bu fragman internal bir fragmandır. Ve yağ asidi sentetazın α -alt ünitesinin protein dizisinin bir kısmını kodlamak için önemlidir. Fragmanın ölçüsü 850 baz çifti olduğu için 850/3 oranında yani 283 amino asid kodlayabilir. α -alt ünitesi proteini 2000 kadar amino asid kalıntısı kapsayabilir.

Bu fragmanın ECOR₁ ve Hind III yerlerinde işaretlenmesi yoluyla dizilenmesi bize α -alt ünitesinin protein dizisinin bir kısmına göz atma şansı verdi. ECOR₁ geninde boşluklar olmasına ve dizi henüz tam olarak doğrulanmamış olmasına rağmen dizi aktif yer olarak bilinen dizileri içerip içermemesi açısından ana



Şekil II

E fragmanının ECOR₁ ile işaretli uçlarının dizilenmesi : (Dizilenme Stratejisi) Hind III uçlarından gelen dizilen yaklaşık olarak işaretli uçtan itibaren 250 nükleotid okunmaktadır. (BKZ. Kompütür dataları) Burada Hind III ile işaretlenip ECOR₁ ile kesilen 0.3 kilobaz fragmanın 38 nükleotidi birbiri ile çakışmışlardır. Aynı şekilde Hind III ile işaretlenip ECOR₁ ile kesilen 0.5 kb fragmanı ve ECOR₁ ile işaretlenip Hind III ile kesilen 0.5 kb fragmanın 29 nükleotidi birbiriyle çakışmışlardır. Fragman E önce Hind III ile işaretlendi ve daha sonra ECOR₁ enzimi ile kesildi. Bu 0.3 kb fragman için 113 nükleotid ve 0.5 kb fragman için 342 nükleotid verdi. Fragman E'nin önce ECOR₁ ile işaretlendiği ve daha sonra Hind III enzimile kesildiği durumda ise bu 0.3 kb fragmanı için 204 nükleotid 0.5 kb fragmanı için ise 248 nükleotid verdi. Insertin internal kodinin dizisini elde etmek için plasmid ECOR₁ ile işaretlendi. Hind III ile kesilip dizilendi. 0.5 kb ECOR₁ işaretli fragmanın dizisi 0.5 kb Hind III fragmanının komplementer iplığının dizisi ile bir noktada kesişti. Benzer şekilde 0.3 kb ECOR₁ işaretli fragmanın dizisi 0.3 kb Hind III fragmanın komplementer iplığından elde edilen dizi ile kesişti. Bu dizi, bize elde edilen dizilerin doğru olduğunu da kanıtlar.

liz edilebilirdi. Açıł taşıyıcı protein ve ketosentetazın aktif yer dizisi önceden bilinmekteydi. Böylece bu iki dizi için dizileri karşılaştırma olanağı bulundu. Ancak bu iki dizi arasında benzerlik saptanamadı. Böylece bu dizi internal protein dizisinden tes-

Hind III 2275
 GTT GAA GCT TTG ATT GAA TTT ATC TAC IVA AAT GAA AAG AAT GGT GGT TTA GGT
 Val Glu Ala Leu Ile Glu Phe Ile Tyr Asp Thr Glu Lys Asn Gly Gly Leu Gly
 2310 2325 2340
 TGG GAT GTA GAT CCT ATT ATT GCA TTC CGG CCC ATT CCA GAA GAA GGT ATT GAA
 Trp Asp Leu Asp Ala Ile Ile Phe Ala Ala Ile Pro Glu Glu Glu Ile Glu
 2370 2385 2400
 TTA GAA CAT ATT GAT TCT AAG TCT GAA TTT GCT CAT AGA ATC ATG TTG ACC AAT
 Leu Glu His Ile Asp Ser Lys Ser Glu Phe Ala His Arg Ile Met Leu Thr Asn
 2415 2430 2445 2460
 ATC TTA AGA ATG ATG GGT TGT GTC AGG AGG CAA AAA TCT GCA AGA GGT ATT GAA
 Ile Leu Arg Met Met Gly Cys Val Lys Glu Lys Ser Ala Arg Gly Ile Glu
 2475 2490 2505 2520
 ACA AGA CCA GCT CAA GTC ATT CTA CCA ATG TCT CCA AAC CAT GGT ACT TTC GGT
 Thr Arg Pro Ala Gln Val Ile Leu Phe Met Thr Pro Asn His Gly Thr Phe Glu
 2535 2550 2565
 GGT GAT GGT ATG TAT TCA GAA TCC AGG TTG TCT TTG GAA ACT TTG TTC AAC AGA
 Gly Asp Gly Met Tyr Ser Glu Ser Lys Leu Ser Leu Glu Thr Leu Phe Asn Arg
 2580 2595 2610 2625
 TGG CAC TCT GAA TCC TGG GCC AAT CAA TTA ACC GTT TGC GGT GCT ATT ATT GGT
 Trp His Ser Glu Ser Trp Ala Asn Gln Leu Thr Val Cys Gly Ala Ile Ile Gly
 2640 2655 2670
 TGG ACT AGA GGT ACT GGT TTA ATG ACC GCT ATT AAC ATC ATT GCT GAA GGT ATT
 Trp Thr Arg Gly Thr Gly Leu Met Ser Ala Alan Asn Ile Ile Ala Glu Gly Ile
 2685 2700 2715 2730
 GAA AAG ATG GGT GTT CGT ACT TTC TCT CAA AGG GAA ATG GCT TTC AAC TTA TTG
 Gly Lys Met Gly Val Arg Thr Phe Ser Gln Lys Glu Met Ala Phe Asn Leu Leu
 2745 2760 2775 2790
 GGT STA TTG ACT CCA GAA GTC GTC GAA TAA TTG TAA CAA AAA TCA CCT GTT ATG GCT
 Gly Leu Leu Thr Pro Glu Val Val Glu Leu Cys Gln Lys Ser Pro Val Met Ala
 2805 2820 2835
 EcoR I
 GAC TTG AAT GGT GGT TTG CAA TTT GTT CCT GAA TTG AAG GAA TTC ACT TGT CTA
 Asp Leu Asn Gly Gly Leu Gln Phe Val Pro Glu Leu Lis Glu Phe Thr Cys Leu
 2850 2865 2880 2895
 AAT TGC GTA AAG AGT TGG TTG AAA CTT CTG AAG TTA GAA AGG CAG TTT CCA TCG
 Asn Cys Val Lys Ser Trp Leu Lys Leu Lys Lys Leu Glu Arg Gln Phe Pro Ser
 2910 2925 2946
 AAA CTG CTT TGG AGC ATA AGG TTG TCA ATG GCA ATA GCG CTG ATG CTG CAT ATG
 Lys Leu Leu Trp Ser Ile Arg Leu Ser Met Alan Ile Ala Leu Met Leu His Met
 2955 2970 2985 3000
 CTC AAG TCG AAA TTC AAC CAA GAG CTA ACA TTC AAC TGG ACT TCC CAG AAT CGA
 Leu Lys Ser Lys Phe Asn Gln Gln Leu Thr Phe Asn Trp Thr Ser Gln Asn Arg
 3015 3030 3045 3060
 AAC CAT ACA AAC AGG TTA AAC AAA TTG CTC CGG CTG AGC TTG AGG GTT TGT TGG
 Asn His Thr Asn Arg Leu Asn Lys Leu Leu Pro Leu Ser Leu Arg Val Cys Trp
 3075 3105
 ATT TGG AAA GAG TTA TTT GTA GTT ACC GGT TTT GCT GAA GTC GGC CCA TGG GGT
 Ile Trp Lys Glu Leu Phe Val Val Thr Gly Phe Ala Glu Val Gly Pro Trp Gly
 3120 3135 Hind III 3150 3165
 TCG GCG AGA ACT AAG GGA AAT GGA AGC TTT GGT CAA TTT TCG TTG GAA GGT
 Ser Ala Arg Thr Lys Met Gly Ser Phe Gly Glu Phe Ser Leu Glu Gly

Yağ asidi sentetaz 2'nin E fragmanının nükleotid dizisi ve amino asit kompozisyonu.

kil olmasına rağmen herhangi bir aktif yer dizisi içermeyebilir görüşüne varıldı. Ön taraftan bu dizileme bize mukayese için mevcut olmayan dizinin elde edilmesi, protein katlanması veya bazı fonksiyonel yerlerin içerilmesi açısından bilgi verebilir. Değişik organizmalarda bu tip çalışmalar sonucu proteinlerin amino asid kompozisyonlarındaki benzerlik saptanabilir ve evolüsyon konusuna açıklık getirebilir (21).

K A Y N A K L A R :

1. Wakil, S. J., Stoops, J. K., Joshi, V. J.: *Annu. Rev. Bio Chem.*, 52, 537 (1983).
2. Kühn, L., Castroh, H., Schweizer, E.: *Eur. J. Biol. Chem.*, 24, 492-497 (1972).
3. Kuziora, A., M. Chalmers, H. J., Douglas, G. M., Hitzeman, A. R., Madnick, S. J., Wakil, S. J.: *J. Biol. Chem.*, 228, (19), 11648-11653 (1983).
4. Wakil, S. J. ve arkadaşları : Kişisel bilgi alışverişi, Gene dergisinde baskında.
5. Schweizer, E., Picinini, F., Duba, C., Gunter, S., Ritter, E., Linen, F.: *Eur. J. Biochem.*, 15, 483 (1970).
6. Stoops, J. K., Arslanyan, M. J., Canmers, J. H., Joshi, V. J., Wakil, S. J.: *Bioorganic Chemistry* (Van Tamalen, Ed.) Academic Press New York, 1977, S. 339-370.
7. Stoops, J. K., Avad, E. S., Arslanyan, M. J., Gunsberg, S., Wakil, S. J., Oliver, R. M.: *J. Biol. Chem.*, 253, 4464 (1978).
8. Stoops, J. K. and Wakil, S. J.: *J. Biol. Chem.*, 256, 8364 (1981).
9. Linen, F.: *Eur. J. Bioll. Chem.*, 112, 431 (1980).
10. Stoops, J. K. and Wakil, S. J.: *J. Biol. Chem.*, 256, 5128 (1981).
11. Bisswanger, H., Schmincke, E.: John Willey and Sons., 1980, s. 1-29.
12. Henry, S. A., Fogel, S.: *Mol. Gen. Genet.*, 113, 1-19 (1971).
13. Schweizer, E., Dietlein, G., Gimler, G., Knoppling, A., Tahedl, H. W., Schweietz, H., Schweizer, M.: *Proc. 10th FEBS. meet* 40, 85-97 (1975).
14. Schweizer, E., Kniep, B., Castorph, H., Holzner, V.: *Eur. J. Biochem.*, 39, 353-362 (1973).
15. Krezze, G. G., Oesterhelt, D., Linen, F., Castorph, H., Schweizer, E.: *Biochemical and Biophysical Research Communications*, 69 (4), 893-899 (1976).
16. Stoops, J. K., Wakil, S. J.: *ibid*, 84 (1), 225-231 (1978).
17. Williamson, V., Benetzen, V., Young, E.: *Nature*, 283, 214 (1980).
18. Broach, J., Strathem, J., and Hick, J.: *Gene*, 8, 121 (1979).
19. Maniatis, T., Fritsch, E. F., Sambrook, J.: *Molecular Cloning: A laboratory manual*. Cold Spring Harbor Laboratory, 1982.
20. MAXAM, A. M., Gilbert, W.: *Methods. Enzymal.*, 65, 489 (1980).
21. Ulutin, T., Wakil, S.J.: Marmara Medical Journal, 1, 3, 37 (1988).

(Received January 15, 1988)