

استخدام قواعد البيانات لتحديد مواضع القطع ورسم خارطة التقييد للجين المشفر لأنزيم اللايبيز من بكتريا *Bacillus stearothermophilus*

Using of Data Base to Determine the Restriction Sites and Drawing Restriction Map for Lipase Gene from *Bacillus stearothermophilus*

حميد مجيد جاسم

كلية العلوم / جامعة النهرين

Hameed M. Jasim

College of Science/Al-Nahrain Univsity.

المسخلص

استخدمت قواعد البيانات الخاصة بأنزيمات التقييد (Rebase) والبروتينات ذات العلاقة في تصميم برنامج تنفيذي بلغة Quick basic لتحديد مواضع القطع ورسم خارطة التقييد لجين اللايبيز من بكتريا *Bacillus stearothermophilus*. وقد تم التمكن باستخدام هذا البرنامج الذي يعد ذو فائدة كبيرة في التنبؤ بأنماط التقطيع لجزيئات الدنا الارتباطية من تحديد مواضع القطع الخاصة بستة عشر إنزيم من بين 46 نوع من إنزيمات التقييد المختلفة التي شملتها الدراسة. وقد أظهرت النتائج إن كل من إنزيمات التقييد *SmaI* و *XhoI* و *SalI* و *DdeI* و *ClaI* و *EagI* و *BspHI* و *AccI* و *EcoRV* و *HaeII* و *BanI* و *BclI* و *NaeI* و *KspI* و *SstI* و *CfrI* تمتلك تسلسلات تعريفية ومواقع قطع في مناطق مختلفة من تعاقب الجين. وقد تم تحديد تلك المواقع بدقة وحساب حجوم القطع الناتجة في حالة المعاملة بهذه الإنزيمات. كما تم التمكن من رسم خارطة التقييد لجين اللايبيز التي تبين المواضع الحساسة لإنزيمات التقييد وتحديد المنطقة المشفرة للإنزيم والبالغ حجمها 1254 زوج قاعدي ضمن التعاقب النكليوتيدي الكامل للجين البالغ حجمه 1725 زوج قاعدي.

Abstract

Specific data base was used for restriction enzymes (rebase) and related proteins, to design executive program in quick basic language to determine the restriction sites and drawing restriction map for the complete sequence of lipase gene from *Bacillus stearothermophilus*. This program which was of a great benefit in prediction of the restriction patterns for the analysis of recombinant DNA molecules was used to determine the restriction sites for 16 enzyme among 46 type of different restriction enzymes having recognition sequences included in lipase gene which they are *SmaI*, *XhoI*, *SalI*, *DdeI*, *ClaI*, *EagI*, *BspHI*, *AccI*, *EcoRV*, *HaeII*, *BanI*, *BclI*, *CfrI*, *SstI*, *KspI* and *NaeI*. Results showed that it could be determine accurately the restriction sites and fragments sizes resulted in case of the treatment of lipase gene with these restriction endonucleases. It was also enabled to draw restriction map specific for these enzymes and determine coding region for lipase gene sized of 1254 bp included in the complete sequence for the cDNA of the gene sized of 1725 bp.

المقدمة

يعرف النوع الثاني من إنزيمات التقييد بأنها تلك المجموعة من الإنزيمات التي تتميز بقابليتها على التعرف على تسلسلات خاصة ضمن جزيئات الحوامض النووية (DNA) مزدوجة الخيط وتقطع بنمط معين ضمن أو قرب ذلك التعاقب [1]. وقد عزلت أعداد كبيرة ومتنوعة من هذه الإنزيمات بلغت 3698 أنزيم تقييد منها 262 أنزيم مشخصة بدقة، وقد دونت عنها المعلومات بالكامل ضمن قواعد البيانات الخاصة بإنزيمات التقييد (Rebase) التي تضم المعلومات الكاملة عن هذه الإنزيمات من حيث التسلسل التعرفي، موضع القطع، الأنزيمات متناظرة القطع، التوفر التجاري، الحساسية للمثيلة، بيانات التسلسل، التراكيب البلورية والحرارة المثلى لعمل الإنزيم.

كما تتضمن أيضاً أنزيمات الدنا الناقلة للمثيل (DNA methyl transferases) ، أنزيمات التلم (Nicking enzymes) وتخصص الوحدات الفرعية لهذه الأنزيمات [2، 3] . أن القابلية الدقيقة لهذه الأنزيمات على كسر جزيئات DNA سمحت بنشر وتضاعف جزيئات الـ DNA المختلفة كالبلازميدات ، العاثيات والفايروسات الحيوانية فضلاً عن وضع الخرائط الفيزيائية لمثل هذه الجزيئات [4] . وقد استخدمت بعض الجزيئات الصغيرة الحجم لتحديد التسلسل التعرفي ومواقع القطع الخاصة بهذه الأنزيمات وذلك بعد تطور التقنيات السريعة لتحديد التعاقب والتي قادت إلى تحديد التعاقب النكليوتيدي الكامل للبلازميد pBR322 [5] والفايروسات SV40 [6] و Ø X174 [7] ، حيث تم التمكن من استنباط التسلسل التعرفي ومواقع القطع لأنزيمات التقييد المكتشفة حديثاً من خلال معاملة هذه الجزيئات الصغيرة بأنزيم التقييد المراد تشخيصه بالتعرف على نمط التقطيع وحجوم القطع الناتجة بمساعدة الحاسوب [8] .

إن تصميم برنامج تنفيذي بمساعدة الحاسوب لتعيين التسلسل التعرفي ومواقع القطع لأنزيمات التقييد ضمن جزيئات الـ DNA المختلفة وتحديد حجوم القطع الناتجة من المعاملة بهذه الإنزيمات يعد ذو فائدة كبيرة لتشخيص الطفرات الوراثية التي تتعرض لها الجينات كطفرات الغرس ، الحذف أو الاستبدال لزوج قاعدي واحد أو أكثر مما يساهم في تحديد درجة التقارب الوراثي بين الكائنات الحية [9] ، كما أن مثل هذه البرامج تساعد في استنباط أنماط التقييد لجزيئات الـ DNA المنغرسه عندما يكون تسلسل نكليوتيداتها معروفاً دون الحاجة إلى استنباطها وتنقيتها [10] ، فضلاً عن مساهمته الكبيرة في دراسة أنماط التقييد ورسم الخرائط الفيزيائية (خرائط التقييد) المستقيمة والحاقية [9] ، إذ إن هذه المعلومات تعد أساساً لنجاح تجارب الاستئصال الجيني للعديد من الجينات وبشكل خاص تلك التي تشفر لنواتج حيوية مهمة للإنسان كالبروتينات المناعية والإنزيمات العلاجية كإنزيم اللايباز (3.1.1.3) الذي يحفز تفاعل التحلل المائي للكليسريدات الثلاثية ، ولإنزيم تطبيقات صناعية مختلفة في إنتاج الأحماض الدهنية الحرة وبناء الببتيدات والاسترات المفيدة [11] . وعلى هذا الأساس فقد كان الهدف من هذا البحث هو استخدام قواعد البيانات الخاصة بالنوع الثاني من إنزيمات التقييد لتصميم برنامج تنفيذي للتعقب بمواقع القطع وتحديد حجوم القطع الناتجة من معاملة التعاقب النكليوتيدي الكامل للدنا المشفر لإنزيم اللايباز المشتق من بكتريا *Bacillus stearothermophilus* بعدد من إنزيمات التقييد فضلاً عن رسم الخارطة الفيزيائية للجين وتحديد منطقة القراءة المفتوحة (ORF) المشفرة للإنزيم ضمن التعاقب النكليوتيدي الكامل للجين .

طرائق العمل

استخدمت المعلومات الحيوية Bioinformatics لكتابة برنامج بلغة Quick basic وقد تم تكييف البرنامج ليتوافق مع التحليلات السريعة بلغة Visual basic ، شكل (1) يوضح المخطط الانسيابي للبرنامج . حيث يلاحظ من هذا الشكل بأنه قد تم تقسيم العملية التنفيذية للبرنامج إلى ثلاثة مراحل هي :

1. المدخلات (Input)

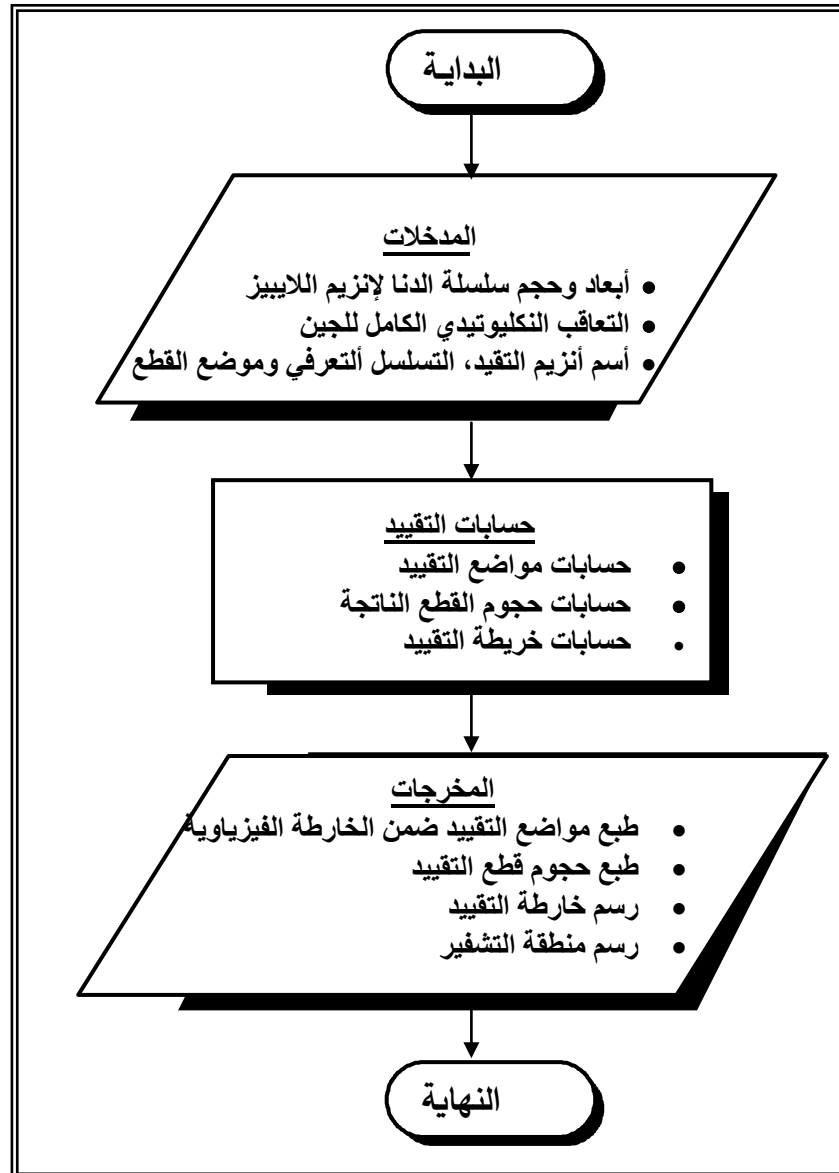
أجري في هذه المرحلة إدخال التعاقب النكليوتيدي الكامل لإنزيم اللايباز المشتق من بكتريا *Bacillus stearothermophilus* والمستنبت من قبل [12] والمبين في شكل (2) ، إذ يبلغ حجم الجين 1725 زوج قاعدي يشفر لبروتين (أنزيم) مفرز خارجياً مؤلف من 417 حامض أميني ، على شكل سلسلة بيتيدية متعددة متكونة من تعاقب الإشارة (29 حامض أميني) والبروتين الفعال المؤلف من 388 حامضاً أمينياً يحفز التحلل المائي للكليسريدات الثلاثية طويلة السلسلة ، هذا ويمكن استبدال التعاقب النكليوتيدي لهذا الجين بالتسلسل النكليوتيدي الكامل لأي جزيئه DNA أخرى سواء كانت بلازميدية ، كوزميدية أو كروموسومية مهما كان حجمها . كما تم إدخال المعلومات الخاصة بعدد من إنزيمات التقييد وعددها 46 نوع من أكثر إنزيمات التقييد شيوعاً واستخداماً في مختبرات البيولوجي الجزيئي ، وقد شملت هذه المعلومات التسلسل التعرفي ومواقع القطع الخاص بكل إنزيم ضمن هذه التسلسلات .

2. حسابات التقييد (Restriction calculations)

بعد إدخال المعلومات الخاصة بأنزيمات التقييد التي تمتلك تسلسلات تعريفية ضمن التعاقب النكليوتيدي الكلي البالغ 1725 زوج قاعدي للدنا المشفرة لإنزيم اللايباز والبيانات المحورة فقد تم إجراء حسابات التقييد لعدد القطع الناتجة من المعاملة بكل أنزيم وتحديد مواقع القطع ضمن التسلسل النكليوتيدي الكامل للجين و حجوم القطع الناتجة .

3. المخرجات (Output)

يمكن تقسيم هذه المرحلة إلى نتائج مطبوعة ونتائج مرسومة . حيث تم طباعة مواضيع الهدف الخاصة بكل أنزيم لتتبع بالمجموعة الكاملة لحجوم قطع التقييد الناتجة فضلاً عن تحديد منطقة الدنا المشفرة للإنزيم . وقد طبعت هذه النتائج بشكل تعاقبي على طول التسلسل النكليوتيدي الكامل للجين ورسمت خارطة التقييد مؤشراً عليها مواقع القطع برفقة مقياس مدرج لحجم الجين بمقدار 345 زوج قاعدي لكل تدريجه يوضح موضع القطع ومنطقة التشفير ضمن الحجم الكلي للجين ، وأخيراً فقد صمم البرنامج ضمن هذه المرحلة ليتسنى حساب حجوم قطع التقييد الناتجة من المعاملة بكل نوع من أنزيمات التقييد .



شكل (1) : المخطط الانسيابي للبرنامج

```

1  tgatggaacgctgccatgccagagtgcagccaccttccattgtcggcggg
51  aaacgaaatgcgcccgcacaaacatgcgcttttctcttctctcacagaa
101 aaacccgacaattgccgggattgaatcagtcggttgatataatagaaata
151 tttaggtaattatgaacaaaaagattccgtttatgtgaggggaggagaag
201 gataggatgatgaaaggctgccgggtgatggttggttgctcggattatg
251 gtttggtgttcggcctatcgggtcccgggagggcggaagcggcatctc
301 cacgcgccaatgatgcacccatcgtgcttctccatgggtttaccggatgg
351 gggcgagaggaaatgcttgattcaagtattggggcggcgtacgcggcga
401 tatcgaacaatggctgaacgacaacggatatcgaacgtatacgctggcgg
451 tcggaccgctctcgagcaactgggaccgggcgtgtgaagcgtacgcccag

```

```

501 cttgtcggcggaacgggtcgattatggcgcggcccatgcggcgaacgacgg
551 ccatgcgcgggtttggccgcacgtatccgggggttgctgccggaattgaaaa
601 gaggaggccgcgtccatatcatcgccacagccaaggagggcagacggcc
651 cgtatgttctgtcgtcctggagaacggaagccaagaagagcgggagta
701 cgccaaggagcacaacgtgtcgttgcgcgggttggtaaggcggacatc
751 gttttgtgttgagcgtgacgaccatcgccactcctcatgacgggacgacg
801 cttgtcaacatgggttgatttcaccgatcgcttttttgacttgcaaaaagc
851 ggtgctggaagcggcggtgtcgccagcaacgcgcgcgtacacaagcgaaa
901 tatacgattttaagctcgaccaatgggggtcgcgccgcgagccaggcgaa
951 tcggttcgaccattattttgaacgggtcaagcgctcccctgtctggacatc
1001 gaccgataccgcccgtacgatttatccggttcccggggctgagacgttga
1051 atcgatgggtgaaagccagcccgaatacgtattatttgagcttttctacc
1101 gaacggacgtatcgaggagctctgacaggcaactattatcccgaacttgg
1151 aatgaacgcattcagcgcgattgtctgcgccccgtttctcggtcgtacc
1201 gcaatgcggcgcttggcattgacagccattggcttgggaacgacggcatt
1251 gtcgaatacatttcgatgaacgggtccgaagcgtggatcaaacgatcgaat
1301 cgtgccgtatgacgggacgttgaaaaaaggagtttggaatgatatgggga
1351 cgtacaaggctgaccatttgggaagtcacggcggttgacccgaatccgtca
1401 tttaatatttcgcgccttttatttgcggttgccgagcaactggcgagttt
1451 gcggccttaaaacgagtattttgcgaaaaagccatctcgatcggatggct
1501 cttttttttgaggagcaagctcttgagtgtatgacggccgcggatgtcc
1551 gatggataataagggaagcaagcggatgggggaatggacgtgaagcc
1601 gcctgagcgaaaaagggaacggtatacgtatcaagattatgtcaagtgggac
1651 ggacggtgggagctgatcaacggcggtaccttacaacatggcaccggcccc
1701 ttcatttgtctaccagtcgatcgtc

```

شكل (2) : التعاقب النكليوتيدي الكامل لجين اللايبيز المشتق من بكتريا *Bacillus stearothermophilus*. Kim وجماعته (12).

النتائج والمناقشة :

إن استخدام المعلومات الحيوية Bioinformatics التي تهتم بتطبيقات تقانة إدارة وتحليل قواعد البيانات البيولوجية لجمع و تخزين وتحليل ودمج تلك المعلومات والبيانات من خلال برامج حاسوبية يعد أمراً مهماً في استكشاف جزيئات الحياة المختلفة كالحوامض النووية والبروتينات بشكل خاص , وعلى هذا الأساس فقد تم بناء قواعد البيانات الخاصة بكل من هذه الجزيئات مثل قواعد البيانات الخاصة بأنزيمات التقييد Restriction enzymes database التي رُصد لها موقعاً على الشبكة الدولية للمعلومات <http://rebase.neb.com/rebase.html> لتسهيل تداول جميع المعلومات الخاصة بهذه الأنزيمات [2] ، ونظراً لأهمية تحليل تعاقبات الـ DNA للبحث عن إمكانية وجود مواضع حساسة لأنزيمات التقييد [13] ، فقد تم التوجه إلى تصميم برنامج تنفيذي للتنبؤ النظري بمواضع القطع ومن ثم رسم خارطة التقييد لأي قطعة DNA مهما بلغ حجمها سواء كانت بلازميدية ، كوزميدية أو كروموسومية فضلاً عن محتواها من الجينات التركيبية والتنظيمية وذلك بعد تحديد التعاقب النكليوتيدي الكامل لهذه الجينات أو لهذه الجزيئات , وقد صمم البرنامج ليتسنى تنفيذه باستخدام أبسط أجهزة الحاسوب المختبرية . تم إدخال التعاقب النكليوتيدي الكامل للجين المشفر لإنزيم اللايبيز المشتق من بكتريا *Bacillus stearothermophilus* , ويلاحظ من شكل (2) إن هذا الجين مؤلف من 1725 زوج قاعدي ويتكون من أربعة مناطق متميزة هي منطقة الحفاز (Promoter) بطول 207 زوج قاعدي في بداية التعاقب النكليوتيدي للجين والتي تحتوي على منطقتي 35 – (TTGATA) و 10 – (GGTAAT) اللتان تمثلان منطقتي ارتباط إنزيم الاستنساخ RNA polymerase , ثم التعاقب الذي يمثل منطقة ارتباط الرايبوسوم (RBS) قبل الشفرة البادئة لعملية الاستنساخ ATG , ثم منطقة التشفير ORF المؤلفة من 1254 زوج قاعدي تشفر لسلسلة ببتيدية متعددة مكونة من 417 حامضاً أمينياً منها 29 حامضاً أمينياً تمثل تعاقب الإشارة Signal sequence القائدة للإنزيم وتعاقب الإنزيم الناضج المؤلف من 388 حامضاً أمينياً . كما يلاحظ أيضاً أن منطقة التشفير تبدأ بالشفرة البادئة ATG (start codon) التي تشفر للحامض الأميني الميثايونين والتي تقع على بعد 207 زوج قاعدي من بداية تعاقب الجين وتنتهي بالشفرة الناهية للاستنساخ TAA stop codon , وأخيراً منطقة الفاصل Terminator التي يبلغ طولها 264 زوج قاعدي وتقع في نهاية الجين . وقد أجريت عملية إدخال التعاقب النكليوتيدي الكامل للدنا المكمل للجين بواسطة الحاسوب ضمن مدخلات البرنامج الذي صمم بحيث يحتوي على المعلومات الكاملة عن 46 نوع من النوع الثاني من إنزيمات التقييد

المختلفة التي تتعرف على تسلسلات نكليوتيدية رباعية ، خماسية ، سداسية ومواقع القطع الخاصة بكل منها ضمن هذه التسلسلات ، هذا ويمكن زيادة حجم البرنامج ليعطي المعلومات الكاملة عن مواقع القطع وحجوم قطع التقيد الناتجة عن المعاملة بأكثر من 150 نوع من إنزيمات التقيد المعروفة والمشخصة بدقة في الوقت الحاضر .

وتشير النتائج التنفيذية المبينة في جدول (1) إلى أن هناك 16 إنزيم من إنزيمات التقيد المختلفة تمتلك تسلسلات تعرفيه ومواقع قطع ضمن التعاقب النكليوتيدي الكامل لجين اللابيز , في حين أن هناك 30 إنزيم آخر من إنزيمات التقيد الأخرى التي لا تمتلك لمثل هذه التسلسلات ضمن تعاقب الجين وكما هو مبين في جدول (2) .

ويلاحظ أيضا من خلال النتائج .
جدول(1) : إنزيمات التقيد التي تمتلك تسلسلات تعريفية ومواقع قطع ضمن التعاقب النكليوتيدي الكامل لجين اللابيز المشتق من بكتريا

Bacillus stearothermophilus .

أنزيم التقيد	التسلسل التعرفي	موضع القطع	نوع النهاية
<i>SmaI</i>	CCCGGG	G ↓ C	مستوية
<i>XhoI</i>	CTCGAG	T ↓ C	لاصقة
<i>SalI</i>	GTCGAC	G ↓ T	لاصقة
<i>DdeI</i>	CTNAG	T ↓ C	لاصقة
<i>ClaI</i>	ATCGAT	T ↓ C	لاصقة
<i>EagI</i>	CGGCCG	C ↓ GG	لاصقة
<i>BspHI</i>	TCATGA	C ↓ T	لاصقة
<i>AccI</i>	GTMKAC	M ↓ T	لاصقة
<i>EcoRV</i>	GATATC	T ↓ A	مستوية
<i>HaeII</i>	RGCGCY	Y ↓ C	لاصقة
<i>BanI</i>	GGYRCC	G ↓ G	لاصقة
<i>BclI</i>	TGATCA	G ↓ T	لاصقة
<i>CfrI</i>	YGGCCR	Y ↓ G	لاصقة
<i>SstI</i>	GAGCTC	C ↓ T	لاصقة
<i>KspI</i>	CCGCGG	GG ↓ C	لاصقة
<i>NaeI</i>	GCCGGC	G ↓ C	لاصقة

حيث أن : N = أي قاعدة؛ C أو A = M ؛ G = K أو T ؛ A = R أو G ؛ C = Y أو T

جدول (2) : إنزيمات التقيد التي لا تمتلك تسلسلات تعريفية ومواقع قطع ضمن التعاقب النكليوتيدي الكامل لجين اللابيز

أنزيم التقيد	التسلسل التعرفي	موضع القطع
<i>HindIII</i>	AAGCTT	A ↓ A
<i>EcoRI</i>	GAATTC	A ↓ G
<i>AhaIII</i>	TTTAAA	T ↓ A
<i>ApaI</i>	GGGCCC	CC ↓ C
<i>BamHI</i>	GGATCC	G ↓ G
<i>BglII</i>	AGATCT	G ↓ A
<i>HpaI</i>	GTTAAC	T ↓ A

A↓C	ACGCGT	<i>MluI</i>
C↓C	GGTACC	<i>KpnI</i>
T↓C	GACGTC	<i>AatII</i>
TG↓C	GCATGC	<i>SphI</i>
T↓C	TCTAGA	<i>XbaI</i>
T↓C	CGATCG	<i>PvuI</i>
GG↓C	GGCGCC	<i>NarI</i>
GC↓G	CCGCGG	<i>SacII</i>
G↓A	CTGCAG	<i>PstI</i>
GC↓G	TGCGCA	<i>FspI</i>
CA↓T	CATATG	<i>NdeI</i>
T↓C	CTTAAG	<i>AflIII</i>
T↓A	AGTACT	<i>ScaI</i>
A↓C	ACTAGT	<i>SpeI</i>
T↓A	AATAAT	<i>SspI</i>
G↓C	AGGCCT	<i>StuI</i>
C↓C	CCTAGG	<i>AvrII</i>
C↓G	TGCGCA	<i>FspI</i>
G↓C	TCGCGA	<i>NruI</i>
T↓CA	ATGCAT	<i>NsiI</i>
C↓R	GRCGYC	<i>AcyI</i>
G↓G	GGNCC	<i>AsuI</i>
G↓C	CAGCTG	<i>PovII</i>

حيث أن : A = R أو G = Y أو C = T أو N = أي قاعدة

المبينة في جدول (1) أن القطع بإنزيمات التقييد *SmaI* و *EcoRV* التي تتعرف على تسلسلات نكليوتيدية سداسية يعطي قطع DNA ذات نهايات مستوية في حين إن المعاملة بأنزيمات التقييد الأخرى تعطي قطع DNA ذات نهايات لاصقة . وتعد هذه النتائج مهمة في تجارب الاستئصال الجزيئي عند الحاجة لاستئصال الجين في أحد نواقل التعبير الملائمة من خلال توفر المعلومات الكاملة عن إنزيم التقييد الملائم لقطع الجين أو استئصاله ونوع النهايات الناتجة في كل حالة ليتسنى اختيار ناقل التعبير الملائم للاستئصال وطريقة الربط المناسبة [14] . وتشير النتائج المبينة في جدول (3) إلى اختلاف تردد التسلسلات التعريفية الخاصة بإنزيمات التقييد التي تمتلك لموضع قطع ضمن التعاقب النكليوتيدي الكامل لجين اللابيز ، إذ يتردد هذا التسلسل 1 - 2 مرة وفي مواقع مختلفة مما يؤدي إلى إعطاء قطع تقييد ذات حجوم مختلفة ، فعند المعاملة بإنزيم التقييد *SmaI* الذي يمتلك موضعي قطع في مواقع مختلفة ضمن تعاقب الجين ينتج عنه ظهور ثلاثة قطع تقييد تبلغ أحجامها (273، 760 ، 692) زوج قاعدي على التوالي ، في حين يلاحظ ظهور قطعتي تقييد يبلغ حجميهما (462، 1263) زوج قاعدي على التوالي عند المعاملة بإنزيم التقييد *XhoI* الذي يمتلك موضع قطع واحد ضمن هذا التعاقب وهكذا بالنسبة لبقية إنزيمات التقييد الأخرى المبينة في جدول (3) .

جدول (3) : مواضع القطع و حجوم القطع الناتجة من معاملة التعاقب النكليوتيدي الكامل لجين اللايبز بأنزيمات التقيد التي تمتلك لتسلسلات تعريفية ضمن تعاقب الجين

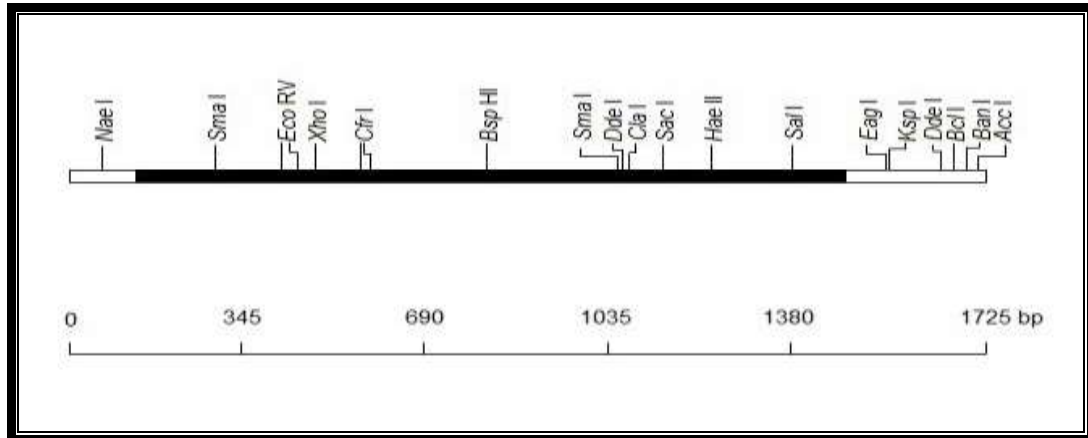
أنزيم التقيد	عدد مرات القطع	مواضع القطع	حجوم القطع الناتجة (كيلو زوج)	القطعة الثالثة	القطعة الثانية	القطعة الأولى
<i>SmaI</i>	2	الموضع الأول	الموضع الثاني	1033	273	760
<i>XhoI</i>	1	462	-	462	1263	-
<i>SalI</i>	1	1360	-	1360	365	-
<i>DdeI</i>	2	1040	1640	1040	564	121
<i>ClaI</i>	1	1052	-	1052	673	-
<i>EagI</i>	1	1537	-	1537	188	-
<i>BspHI</i>	1	786	-	786	939	-
<i>AccI</i>	1	1709	-	1709	16	-
<i>SacI</i>	1	1118	-	1118	607	-
<i>EcoRV</i>	2	400	428	400	28	1297
<i>HaeII</i>	1	1209	-	1209	516	-
<i>BanI</i>	1	1690	-	1690	35	-
<i>BclI</i>	1	1665	-	1665	60	-
<i>CfrI</i>	2	549	564	549	15	1161
<i>SstI</i>	1	1118	-	1118	607	-
<i>KspI</i>	1	1540	-	1540	185	-
<i>NaeI</i>	1	63	-	63	1662	-

ومن النتائج الأخرى التي تم التوصل إليها في هذه الدراسة هو إمكانية استخدام احد إنزيمي التقيد *Sau3A* و *MboI* في بناء مكتبة الجينات الخاصة بالدنا الكروموسومي لبكتريا *Bacillus stearothermophilus* وذلك نظرا لتردد التسلسل التعرفي لهذين الإنزيمين (AGCT) 6 مرات ضمن التعاقب النكليوتيدي الكامل لجين اللايبز بالمقارنة مع تردد التسلسل التعرفي لبقية إنزيمات التقيد الأخرى المبينة في جدول (3) . لذا يعد هذان الإنزيمان ملائمان جدا في هذه العملية التي تتطلب إجراء الهضم الجزئي للدنا الكلي للجين باستخدام إنزيم تقيد يتعرف على تسلسل نيكليوتيدي رباعي يقطع في مواقع مختلفة ليعطي قطع DNA ذات نهايات مستوية يمكن غرسها في موضع إنزيم التقيد *BamHI* لناقل الاستئصال المستخدم بصورة مباشرة دون الحاجة إلى ربطها بوسائل الربط المختلفة وخاصة بالنسبة لناقل الاستئصال المشتقة من دنا العائلي لأمدة وكما هو موصوف من قبل [15] .

لذا فمن خلال هذه النتائج يمكن التنبؤ بعدد قطع التقيد الناتجة من المعاملة بأي من هذه الإنزيمات وحجم كل قطعة مهما كانت صغيرة وبالتالي التغلب على المشاكل الناجمة عن صعوبة تحديد عدد قطع التقيد الصغيرة الحجم الناتجة من هضم جزيئات الـ DNA بأنزيم التقيد الملائم ، ثم الترحيل الكهربائي للقطع الناتجة على هلام الأكاروز وذلك نظرا لصعوبة التحسس بهذه القطع الصغيرة من ناحية (وبشكل خاص تلك التي لا يزيد حجمها عن 100 زوج قاعدي) ، ولإمكانية فقدان هذه القطع بسهولة أثناء التحضير من الناحية الأخرى ، فضلا عن إمكانية ظهور القطع الصغيرة المتقاربة في الحجم على شكل حزمة واحدة بعد الترحيل الكهربائي على هلام الأكاروز المصبغ بصبغة بروميد الأيتديوم وكما هو موصوف من قبل [16] . ومن خلال هذه النتائج أيضا يمكن القول أنه من الممكن استخدام البرنامج الحالي لدراسة درجة التقارب الوراثي بين الأنواع المختلفة من الكائنات الحية وخاصة الحقيقية النواة من خلال تعيين درجة تماثل أطوال قطع التقيد RFLP الناجمة عن معاملة الجينات المتناظرة لهذه الكائنات بعدد من أنزيمات التقيد الملائمة ، وتعد هذه المسألة مهمة جدا لدى الباحثين في الوقت الحاضر لتعيين مدى نجاح عمليات الاستئصال الجزيئي ونقل الجينات بين الأنواع المتقاربة من الكائنات الحية [17] ، إذ ينشأ التباين في أطوال قطع التقيد عن الطفرات النقطية التي تؤدي إلى حذف أو إضافة موضع تقيد وخاصة بين السلالات البكتيرية العائدة لنفس النوع [18] .

وبعد تحديد عدد ونوع إنزيمات التقيد التي تمتلك لتسلسلات تعريفية ومواقع قطع ضمن التعاقب النكليوتيدي الكامل لجين اللايبز فقد تم التمكن من رسم خارطة التقيد الخاصة بهذا الجين التي تظهر هذه المواقع على طول الجين وكما هو موضح في شكل (3) . حيث يلاحظ من خلال هذا الشكل أن جين اللايبز يمتلك موضع

حساس فريد لأنزيم التقييد *NaeI* الذي يقع على مسافة 144 زوج قاعدي قبل منطقة التشفير التي تبدأ بالشفرة البادئة ATG وتعد هذه النتيجة مهمة جدا عند الحاجة لاستئصال الجين وذلك بالمحافظة على التعاقب النكليوتيدي الكامل للمنطقة المشفرة لأنزيم اللابيزر بعد المعاملة بأنزيم *NaeI* وأي من تلك الإنزيمات التي تقطع في منطقة الفاصل (*EagI* أو *KspI* أو *BclI* أو *BanI* أو *AccI*) ثم أستئصال الجين في احد نواقل التعبير الملائمة بحيث يغرس تحت سيطرة أحد الحفازات القوية ليتسنى استنساخه بكفاءة عالية في مضيفه الجديد . ومن بين النتائج الأخرى التي يمكن ملاحظتها من خلال النتائج المبينة في شكل (3) أن هناك عدد كبير من أنزيمات التقييد الأخرى التي تمتلك تسلسلات تعرفيه ومواضع قطع ضمن تعاقب الجين والمبينة في الجدولين (1 ، 3) لا يمكن استخدامها لأستئصال الجين نظرا لكونها تقطع مرة واحدة على الأقل ضمن التعاقب النكليوتيدي لمنطقة التشفير ، فمثلا أنزيم *SmaI* يمتلك موضعي قطع ضمن هذه لمنطقة، وإنزيم *XhoI* يمتلك موضع قطع واحد ضمن نفس المنطقة ، وفي هذه الحالة لا يمكن الحصول على التعاقب النكليوتيدي الكامل لمنطقة التشفير دون حدوث أي قطع ضمنى فيها، وهذا يعني عدم إمكانية استخدام أي من هذه الإنزيمات لاستئصال الجين عند الحاجة لأستئصاله .



شكل (3) : خارطة التقييد للتعاقب النكليوتيدي الكامل لجين اللابيزر. المنطقة الغامقة تمثل منطقة التشفير والمنطقتان الطرفية المفتوحة تمثلان المناطق غير المشفرة لأنزيم

من خلال ما تقدم من النتائج يتضح لنا مدى أهمية البرنامج الحالي كأداة تحليلية لدى باحثي البيولوجي الجزيئي في توفير المعلومات الكاملة عن مواضع القطع وأطوال قطع التقييد الناتجة من معاملة جزيئات الـ DNA المختلفة بأي من إنزيمات التقييد التي تمتلك تسلسلات تعرفيه ضمن التعاقب النكليوتيدي الكامل لهذه الجزيئات ، فضلا عن مساهمته في تحديد درجة التقارب الوراثي بين الأنواع المختلفة من الكائنات الحية واستكشاف الطفرات الوراثية الناجمة عن حذف ، غرس أو استبدال زوج قاعدي واحد أو أكثر ضمن التابع النكليوتيدي الكامل للجين من جهة ورسم خرائط التقييد من جهة أخرى .

References

1. Roberts, R.J. and Halford, S.E. (1993). Type II Restriction Endonucleases *In*: Nucleases, 2nd Edition, Cold Spring Harbor Laboratory Press, New York.
2. Roberts, R.J. ; Vincze, T ; Posfai, J ;and Macelis, D . (2005). REBASE – restriction enzymes and DNA metyltransferation. Nucleic Acids Research, Vol. 33, Database issue D230-D232.
3. Roberts, R.J. ; Vincze, T ; Posfai, J ;and Macelis, D . (2007). REBASE – restriction enzymes and genes for DNA restriction and modification. Nucleic Acids Research, Vol. 35, Database issue D269-D270.
4. Brown, N.L and Smith, M. (1980). *In*: Methods in Enzymology, Vol. 65, Academic press, New York, pp. 391 – 404.
5. Sutcliffe, J.G. (1979). Cold Spring Harbour Symp. Quant. Biol. Vol. 43 , pp. 70 – 90.

6. Reddy, V.B.; Thimmappagy,B.; Dhar, R. ; Subramanian, K.N. ; Zain, B.S.; Pan, J; Ghosh, P.K.; Celma, M.L. and Weissman, S.M. (1978). Science, Vol.2, pp.494 – 502.
7. Sanger, F.;Coulson,A.R.; Friedmann,T.; Air,G.M.; Barrel,B.G.;Brown,N.L.; Fiddes, J.C.; Hutcison,C.A.;Slocombe,P.M.and Smith,M.(1978). J.Mol. Biol.Vol.125,pp .225–246.
8. Roberts,R.J. and Macelis, D. (1999). NAR Data Base Issue. Nucleic acid Res. Vol. 27, pp. 312 – 313.
9. Fuchs,D.; Rosenvold, E.; Honigman,A. and Szybalski, W.(1980). Gene, Vol. 19, pp. 225 – 246.
10. Lilly, D.M.J. (1982). A simple computer program for calculating, modifying and drawing restriction maps. Nucleic Acids Research, Vol. 10, No.1, pp. 19 – 26.
11. Dordick,J.S.(1989).Enz. Technol. Microb.11, 194-211.
12. Kim,H.K., Park,S.Y., Lee,J.K. and Oh,T.K. (1998).Gene cloning and characterization f thermostable lipase from *Bacillus stearothermophilus* L1. J. Biosci. Biotechnol. Biochem. 62 (1), 66-71.
13. Vineze,T.; Posfae,J. and Roberts, R.J.(2003).NEBcutter: a program to cleave DNA with restriction enzymes. Nucleic Acids Research, Vol.31, 3688-3691.
14. Maniatis , T.; Fritsch , E.F. and Sambrook , J.(1982) . Molecular Cloning. A laboratory manual, Cold Spring laboratory.
15. Glover, D.M.(1984) . Gene Cloning: The Mechanics of DNA Manipulation. Chapman and Hall, London, New York.
16. Tolstoshev , C.M. and Blackesley , R.W.(1982) . RSITE: a Computer Program to Predict the Recognition Sequence of a Restriction Enzyme. Nucleic Acids Research, Vol.10, No. 1, pp 1 – 18.
17. Lewin , B.(1990) . Genes II, 3rd edition, John Wiley and Sons, New York, U.S.A.
18. Dale, W.J. and Park S. F. (2004). Molecular Genetics of Bacteria, 4rd. Edition, John Wiley and Sons Ltd. West Sussex, England.