

التعبير الجزيئي ونقل المعلومات الوراثية

Molecular Expression and Transmission of Genetic Information

- * حمض دى أوكسى ريبونيوكلبيك وتركيب المادة الوراثية
- * تكرر حمض دى أوكسى ريبونيوكلبيك
- * نسخ حمض دى أوكسى ريبونيوكلبيك
- * البناء الحيوى للبروتين
- * تنظيم التعبير الجينى

إن كفاءة الكائنات الحية فى الوصول إلى درجة عالية من التنظيم والمحافظة على خصائص النوع تنشأ من المعلومات الوراثية المخزنة فى المادة الوراثية والتي تحدد نوع ونمط العمليات البيولوجية فيها. وفى هذا الجزء الأخير من الكتاب سنتعرض لبعض الأسئلة الأساسية المتعلقة بترباط المعلومات الوراثية وتطور الكائنات الحية وهى (١) ما هى الطبيعة الجزيئية للمادة الوراثية؟ (٢) كيف يتم نقل المعلومات الوراثية بهذه الدرجة من الدقة من جيل لآخر؟ (٣) كيف تترجم المعلومات الوراثية فى النهاية فى صورة تتابع محدد للأحماض الأمينية فى جزيئات البروتين؟.

كان لنموذج الحلزون المزدوج لحمض دى أوكسى ريبونوكلييك DNA الذى اقترحه واطسون وكريك عام ١٩٥٣ دوراً كبيراً ليس فقط فى معرفة التركيب المنتظم الذى يتميز به DNA ولكن أيضاً فى تفسير ميكانيكية استنساخ جزيئات DNA. ولقد أدى هذا بدوره إلى اقتراح نظرية المبدأ الرئيسى central dogma للوراثة الجزيئية التى تفترض ثلاثة عمليات رئيسية فى النقل والتعبير عن المعلومات الوراثية. العملية الأولى هى التكرار replication التى تشمل نسخ جزئى DNA وتكوين جزيئات DNA جديدة يكون فيها تتابع النيوكليوتيدات متماثل تماماً لتلك الموجودة فى جزئى DNA الأصلي. والعملية الثانية هى النسخ transcription، وهى العملية التى يعاد فيها نسخ جزء من الرسائل الوراثية فى DNA فى صورة حمض ريبونوكلييك RNA. أما العملية الثالثة فهى الترجمة translation التى يتم فيها ترجمة الرسائل الوراثية الموجودة فى RNA بواسطة الريبوسومات إلى جزيئات بروتين.

المبدأ الرئيسى للوراثة الجزيئية والذى يوضح سريان المعلومات الوراثية خلال العمليات الأساسية: التكرار والنسخ والترجمة. وسنرى فيما بعد أنه تم تعديل المبدأ الرئيسى ليشمل عمليات وراثية أخرى مثل النسخ المضاد reverse transcription



حمض دى أوكسى ريبونيوكلبيك : التركيب والوظيفة الوراثية

Deoxyribonucleic Acid: Structure And Genetic Role

قبل أن نبدأ دراستنا لحمض دى أوكسى ريبونيوكلبيك DNA وهو الجزيء الحامل للمعلومات الوراثية يكون من المفيد معرفة طبيعة المعلومات. فالمعلومات بصورة عامة تعنى التنظيم أو الترتيب order وهى عكس الإنتروبي entropy الذى يعبر عن العشوائية أو عدم التنظيم. وأحيانا يطلق على المعلومات بالإنتروبي السالب negative entropy ، لذلك فإن المعلومات ترتبط بالطاقة، وفى الحقيقة أنه يمكن تقدير المعلومات كمياً وربطها بوحدات الإنتروبي والطاقة.

المعلومات الوراثية هى تتابع خطى للقواعد التروجينية فى جزيء DNA، بينما تعمل وحدات دى أوكسى ريبوز والفوسفات كهيكل لربط هذه القواعد. وبالرغم من أن DNA هو عادة الصورة التى تُخزن فيها المعلومات الوراثية التى تنتقل من الخلية الأصل (الأبوية) إلى الخلايا الجديدة (البنوية) بعملية التكرار، فإنه معروف الآن أن حمض ريبونيوكلبيك RNA هو الصورة التى تُخزن فيها المعلومات الوراثية فى بعض الفيروسات. هذه المعلومات الوراثية توفر اللبنة المطلوبة لإنجاز البناء الدقيق لمجموعة البروتينات المميزة للخلية والتى تحدد بدورها شكل وتنظيم وعمل الخلية.

حمض دى أوكسى ريبونيوكلبيك هو الجزئ الحامل للمعلومات الوراثية

بالرغم من اكتشاف DNA فى أنوية الخلايا منذ زمن بعيد يرجع إلى عام ١٨٦٩ ، فلم يعرف أنه الجزئ الحامل للمعلومات الوراثية إلا عام ١٩٤٤ . فقد كان يعتقد حتى هذا التاريخ أن البروتينات النووية هى الحاملة للمعلومات الوراثية بينما يقوم DNA بدور ثانوى ، إلا أنه فى ذلك العام أثبت الباحث الأمريكى آفرى Avery وزملائه أن DNA وليس البروتين هو الجزئ الحامل للمعلومات الوراثية . فعندما قامت هذه المجموعة من الباحثين بإضافة DNA المستخلص من السلالة المعدية للبكتريا المسببة للإلتهاب الرئوى pneumo-cocci إلى السلالة غير المعدية من هذه البكتريا وجدوا أن الأخيرة تتحول إلى السلالة المعدية ويكون هذا التحول وراثيا ، بمعنى أن الأجيال التالية تكون معدية . وقد استنتج آفرى وزملائه أن DNA المستخلص من السلالة المعدية هو الذى يحمل الرسائل الوراثية إلى السلالة غير المعدية حيث يندمج مع DNA للسلالة غير المعدية ويحولها إلى سلالة معدية .

أمكن أيضا التوصل إلى دليل قاطع بأن DNA هو المادة الحاملة للمعلومات الوراثية من دراسة الفيروس البكتيرى T₂ الذى يهاجم بكتريا القولون . فيتكون الفيروس البكتيرى T₂ من جزئ DNA محاط بغلاف بروتينى ، وعندما إستخدم هيرشى Hershey وتشاس Chase (١٩٥٢) الفيروس T₂ يحتوى على DNA معلم بالفوسفور ٣٢ المشع (³²P) ، وجدوا أن DNA لجسيمات الفيروس وليس الغطاء البروتينى هو الذى يدخل الخلية البكتيرية وولد المعلومات الوراثية اللازمة لتكاثر الفيروس .

ومن هذه التجارب المهمة والتجارب الكثيرة التى تلتها فقد أصبح من المؤكد فى الوقت الحاضر أن DNA هو الجزئ الحامل للمعلومات الوراثية فى الخلايا الحية .

حمض ريبونيوكلبيك هو الجزئ الحامل للمعلومات الوراثية فى بعض الفيروسات

يعتبر DNA هو المادة الحاملة للمعلومات الوراثية فى جميع الخلايا أولية النواة Prokaryotic والخلايا مميزة النواة Eukaryotic . أما فى الفيروسات من ناحية أخرى تكون المادة الحاملة للمعلومات الوراثية إما DNA أو RNA . ففيروس تبرقش أوراق التبغ tobacco

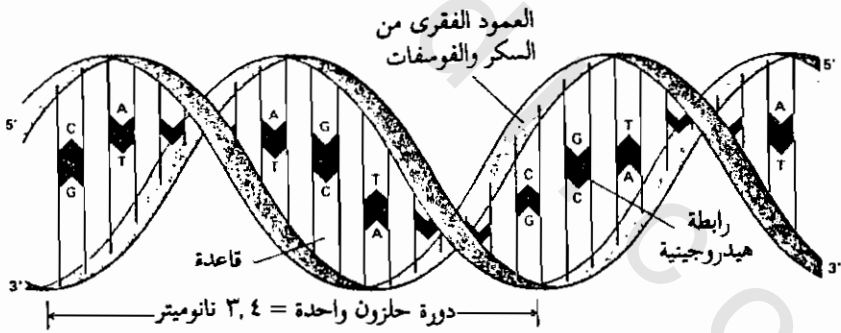
حمض دى أوكسى ريبونوكلييك: التركيب والوظيفة الوراثية

mosaic virus الذى يصيب أوراق التبغ هو أحد الفيروسات التى تحتوى على RNA، فيتألف هذا الفيروس من جزئى فردى RNA محاطاً بغلاف من البروتين، ويمكن فصل الجزء البروتينى عن RNA بالمعاملة بالفينول. ولقد وجد أن RNA المفصول من الفيروس معدى لنبات التبغ بينما البروتين الفيروسي ليس كذلك. كما أن التجارب المختلفة التى حضر فيها هجن لجسيمات الفيروس من سلالات مختلفة أوضحت أيضاً أن التخصص الوراثى للفيروسات يكمن فى RNA.

نموذج الحلزون المزدوج لحمض دى أوكسى ريبونوكلييك

قام العالمان واطسون وكرىك Crick عام ١٩٥٣ بتحليل صورة الأشعة السينية لألياف DNA، حيث توصلوا إلى أن DNA يتألف من خيطين من سلاسل عديدة النيوكليوتيد يلتفان حول بعضهما ليكونا ما يسمى بالحلزون المزدوج double helix (شكل ٢٢ - ١). وأهم خصائص هذا النموذج نلخصها فيما يلى:

١ - تلتف سلسلتان من عديد النيوكليوتيد حول بعضهما بصورة حلزونية حول محور عام وتسير السلسلتان فى اتجاهين متضادين.



شكل ٢٢ - ١

مخطط يبانى لنموذج الحلزون المزدوج الذى اقترحه واطسون وكرىك لـ DNA

٢ - تبرز قواعد البيورين والبيريميدين نحو داخل الحلزون بينما تكون وحدات الفوسفات ودى أوكسى ريبوز إلى الخارج ويكون مستوى القواعد عمودياً على محور الحلزون.

٣ - قطر الحلزون يساوي ٢٠ أنجستروم وتكون القواعد مفصولة عن بعضها بمسافة ٣,٤ أنجستروم على طول محور الحلزون، وترتبط ببعضها بزوايا دوران تساوي ٣٦ درجة، ولذلك فإن دورة الحلزون تتكرر كل ١٠ قواعد على كل سلسلة.

٤ - يتم التماسك بين السلسلتين بواسطة الروابط الهيدروجينية بين أزواج القواعد المتقابلة في السلسلتين، بحيث يزدوج الأدينين (A) في أحد السلسلتين دائما مع الثايمين (T) في السلسلة الأخرى، بينما يزدوج الجوانين (G) في أحد السلسلتين دائما مع السايروسين (C) في السلسلة الأخرى.

٥ - التابع المحدد للقواعد هو الحامل للمعلومات الوراثية.

وأهم خصائص نموذج الحلزون المزدوج لـ DNA هو التخصص في إزدواج القواعد، فقد إستنتج واسطون وكريك أن الأدينين يجب أن يزدوج مع الثايمين، والجوانين مع السايروسين.

حمض دى أوكسى ريبونيوكلبيك جزئ عملاق وطويل

أهم خصائص جزيئات DNA الموجودة طبيعيا في الخلايا الحية هو أوزانها الجزيئية الكبيرة وكذلك أطوالها الكبيرة جداً. فقد أوضحت الدراسات الأولية أن الوزن الجزيئي لـ DNA قد يبلغ عشرة مليون أو أقل والذي يكافئ ١٥,٠٠٠ زوج من القواعد. إلا أنه باستحداث طرف فصل جديدة لجزيئات DNA الطبيعية اتضح أن أوزانها الجزيئية أكبر من ذلك بكثير. فمن المعروف في الوقت الحاضر أن جزيئات DNA الطبيعية مثل تلك الموجودة في بكتريا القولون كبيرة جداً بحيث لا يمكن فصلها في صورة سليمة وذلك لسهولة تكسرها أثناء عملية الفصل.

أوضحت الدراسات أيضا أن جزيئات DNA المختلفة تتباين في أطوالها، إلا أنها تتسم بصورة عامة بأطوالها الكبيرة بالمقارنة بالجزيئات البيولوجية الأخرى. فعلى سبيل المثال تحتوى خلية بكتريا القولون على جزئ DNA وحيد في هيئة حلزون مزدوج حلقي يتألف من أربعة ملايين من أزواج القواعد وتبلغ كتلته $2,6 \times 10^{11}$ كيلو دالتون

حمض دى أوكسى ريبونيوكلينيك: التركيب والوظيفة الوراثية ———
 وطول الجزيء يساوى $13,6 \times 10^6$ أنجستروم. ويوضح جدول (٢٢ - ١) أبعاد بعض
 جزيئات DNA فى الكائنات المختلفة.

جدولة ٢٢ - ١
 أحجام بعض جزيئات DNA

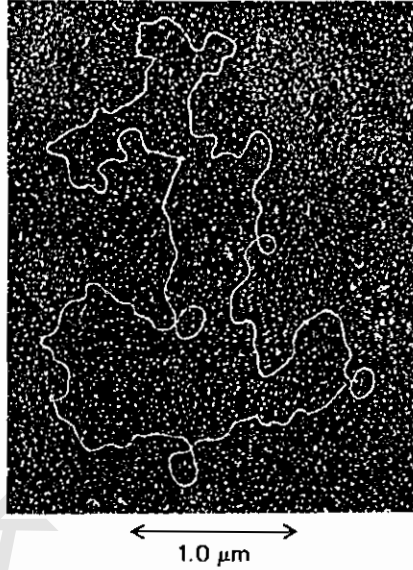
الكائن	أزواج القواعد (بالآلف، أو كيلو قاعدة)	طول الجزيء (ميكرومتر)
الفيروسات		
SV40	٥,١	١,٧
λ Phage	٤٨,٦	١٧
T ₂ phage	١٦٦	٥٦
البكتريا		
الميكوبلازما	٧٦٠	٢٦٠
بكتريا القولون	٤٠٠٠	١٣٦٠
الكائنات مميزة النواه		
الخميرة	١٣٥٠٠	٤٦٠٠
الدروسوفيللا	١٦٥٠٠٠	٥٦٠٠٠
الإنسان	٢٩٠٠٠٠٠	٩٩٠٠٠٠٠

كيلو قاعدة Kilobase (kb) وحدة طول
 تساوى ألف زوج من القواعد فى
 جزيء الحمض النووى الحلزون
 المزدوج (أو ألف قاعدة فى الجزيء
 أحادى الخيط). واحد كيلو قاعدة
 لجزيء DNA الحلزون المزدوج لها
 طول يساوى ٣٤ ميكرومتر وكتله
 حوالى ٦٦٠ كيلو دالتون.

ويجدر الإشارة أن أصغر جزيئات DNA أطول بكثير من أى من جزيئات البروتينات.
 فجزيء DNA لفيروس SV40 كمثال يحتوى على ٥١٠٠ زوج من القواعد وطوله
 يساوى ١,٧ ميكرومتر (١٧٠٠٠ أنجستروم)، بينما بروتين الكولاجين وهو من أطول
 البروتينات يبلغ طوله ٣٠٠٠ أنجستروم.

بعض جزيئات DNA تكون حلقيه

أوضحت صور المجهر الإلكتروني أن جزيئات DNA الطبيعية فى عدد من الكائنات تكون
 فى صورة حلقيه (شكل ٢٢ - ٢). مثال ذلك تحتوى بكتريا القولون على جزيء واحد



شكل ٢٢ - ٢

صورة بالمجهر الإلكتروني لـ DNA الحلقي في الفيروس لامبدا (λ) المحلل للبكتريا *bacteriophage*.

DNA حلزون في هيئة دائرة مغلقة. ويشير الإصطلاح دائرى إلى إتصال طرفى سلسلة DNA وليس لهيئته الهندسية، فمن الثابت أن جزيئات DNA سواء الخيطية أو الحلقية توجد فى الخلايا الحية فى صورة مدمجة، فالملاحظ أن طول محيط DNA الحلقي فى بكتريا القولون أطول ألف مرة من قطر خلية البكتريا ذاتها. بالإضافة إلى ذلك فإن جزيئات DNA لبعض الفيروسات مثل الفيروس لامبدا (λ) المحلل للبكتريا *bacteriophage* تتحول بين الصورة الخيطية والصورة الحلقية، فتوجد الصورة الخيطية داخل جسيمات الفيروس بينما توجد الصورة الحلقية داخل خلايا العائل.

جزيئات DNA الحلقية يمكن أن تتواجد فى صور ذات الكثافة مفرط (فائق)

جزيئات DNA الحلقية المفصولة بعناية فى صورتها الطبيعية من الفيروسات والبكتريا

حمض دى أوكسى ريبونوكلييك: التركيب والوظيفة الوراثية

والميتوكوندريا وجدت في صورة ذات التفاف مفرط (فائق) supertwisted (شكل ٢٢ - ٣)، بمعنى أن محور الحلزون المزدوج نفسه يلتف ليكون حلزون مفرط الالتفاف. أما جزئى DNA غير الملتف حول نفسه من ناحية أخرى يعرف بالصورة المسترخاة relaxed form.



(أ) الصورة المسترخاة لـ DNA.



(ب) الصورة ذات الالتفاف المفرط لـ DNA.

شكل ٢٢ - ٣

مخطط بياني لـ (أ) DNA في الحالة المسترخاة (ب) DNA في الحالة ذات الالتفاف المفرط.

ويبدو أن الصورة ذات الالتفاف المفرط لها أهمية بيولوجية لسببين: الأول أن الصورة ذات الالتفاف المفرط يكون لها شكل مدمج عن الصورة المسترخاة، وبذلك فإن الصورة الملتفة قد يكون لها دور في تعبئة DNA. وثانياً أن DNA الحلقي الملتف قد يغير درجة انفكاك الحلزون المزدوج وبالتالي يؤثر على تفاعله مع الجزيئات الأخرى.

الكروموسوم عبارة عن جزئى DNA مفرد (أحادى)

يستخدم الإصطلاح كروموسوم chromosome للإشارة إلى الأحماض النووية المخزنة للمعلومات الوراثية فى الفيروسات وفى الخلايا أولية النواه والخلايا مميزة النواه. لكن كلمة كروموسوم والتي معناها الجسم الملون قد استخدمت فى بادئ الأمر للإشارة إلى الأجسام الى تقبل الصبغ بشدة فى أنوية خلايا الكائنات مميزة النواه والتي يمكن مشاهدتها بالمجهر الضوئى بعد صبغ الخلية بأحد الصبغات. ويمكن فقط مشاهدة كروموسومات الخلايا

مميزة النواه والتي تظهر كأجسام مُمدّدة في النواه قبل الإنقسام الميتوزي للخلايا الجسمية مباشرة وأثناء المراحل المختلفة لهذا الإنقسام (شكل ٢٢ - ٤). أما في المرحلة البيئية بين الإنقسامات فإن الكروموسومات تكون طويلة جداً وملتفة حول بعضها وتُكوّن تجمّماً غير منتظم ولا يمكن تمييزها وتبدو ككتلة من الخيوط داخل النواه.



شكل ٢٢ - ٤

المادة الكروموسومية (الكروماتين) تكون منتشرة بصورة عشوائية في المرحلة البيئية بين الإنقسامات (أ) ، بينما عندما تُجهّز الخلية نفسها للإنقسام أو أثناء الإنقسام فإن الكروماتين ينتظم في صورة كروموسومات واضحة (ب) .

كروموسوم الخلايا أولية النواه عبارة عن جزيء DNA مُفرد (أحادي) . فتحوي بكتريا القولون مثلاً على كروموسوم واحد عبارة عن جزيء DNA فردي حلقي وكبير. لكن هل كروموسوم الخلايا مميزة النواه عبارة عن جزيء DNA فردي؟. كان من الصعب الإجابة على هذا السؤال المهم لفترة قريبة نظراً لتعرض جزيئات DNA الكبيرة للتكسر أثناء عملية الفصل. ولكن باستخدام طرق التصوير الإشعاعي الذاتي autoradiography في تقدير حجم جزيئات DNA في الخلوط دون فصله أوضحت أن الكروموسوم في الخلايا مميزة النواه عبارة عن جزيء DNA فردي في هيئة حلزون مزدوج.

تحتوي الخلايا مميزة النواه على معلومات وراثية أكبر بكثير من الخلايا أولية النواه وبالتالي فإن عدد الكروموسومات فيها يكون أكبر، فخلايا الإنسان مثلاً تحتوي على ٤٦ كروموسوماً بينما بكتريا القولون تحتوي على كروموسوم واحد (جدول ٢٢ - ٢). إلا أن عدد الكروموسومات لا يعكس درجة التطور، فالدجاج به ٧٨ كروموسوم بينما الإنسان به ٤٦ كروموسوم.

عدد الكروموسومات الطبيعية فى الأنواع المختلفة من الكائنات الحية

عدد الكروموسومات	الكائن
١	الكائنات أولية النواه البكتريا
٨	الكائنات مميزة النواه دورسوفيل ميلانوجاستر
١٦	نحل العسل
٢٠	الأذرة
٢٦	الضفدعة
٤٢	الفأر
٤٤	الأرنب
٤٦	الإنسان
٧٨	الدجاج

DNA فى الخلايا مميزة النواه يرتبط بقوة بروتين قاعدى يُدعى هستون

يوجد إختلاف أساسى بين DNA فى الخلايا أولية النواه والخلايا مميزة النواه. فبينما يوجد DNA فى النوع الأول من الخلايا فى صورة غير مرتبطة مع الهستونات (ربما يكون مرتبط مع أنواع مشابهة للهستونات ولكن ذلك لم يتأكد بصورة قاطعة)، فإن DNA فى أنويه الخلايا مميزة النواه يوجد مرتبطا بالهستونات histones، وهى مجموعة من البروتينات القاعدية الصغيرة. وفى الحقيقة تُشكل الهستونات حوالى ٥٠٪ من كتلة كروموسومات الأنوية بينما النصف الآخر عبارة عن DNA. ويُعرف معقد الهستون مع DNA للمادة الكروموسومية بالكروماتين chromatin الذى يكون فى صورة ألياف دقيقة. ويمكن فصل الهستونات من DNA بمعاملة الكروماتين بالأملاح أو الأحماض المخففة، وعند تفريد الهستونات بكروماتوجرافى التبادل الأيونى وجد أنها تحتوى على خمسة أنواع يطلق عليها H1, H2A, H2B, H3, H4 يتراوح وزنها الجزيئى بين ١١ ألف إلى ٢١

ألف (جدول ٢٢ - ٣). وأهم خصائص الهستونات هو محتواها المرتفع من المجموعات الجانبية الموجبة نتيجة لوجود الحمض الأميني لايسين أو أرجنين.

جدول ٢٢ - ٣

أنواع الهستونات وأوزانها الجزيئية

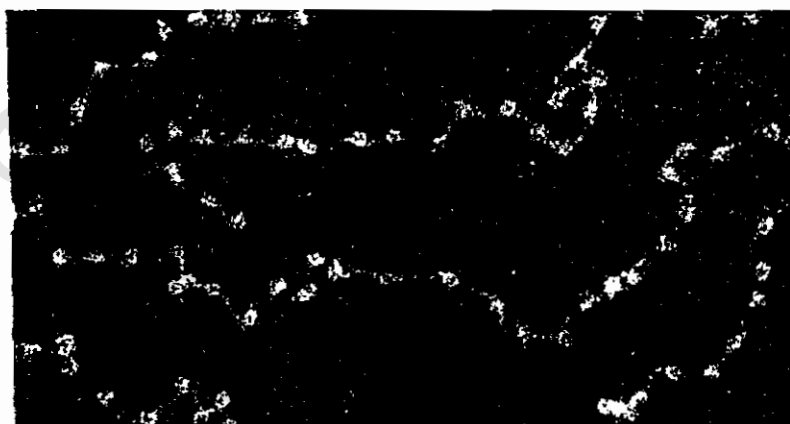
الهستون	الوزن الجزيئي	لايسين Z	أرجنين Z
H1	٢١٠٠٠	٢٩	١,٥
H2A	١٤٥٠٠	١١	٩,٥
H2B	١٣,٧٠٠	١٦	٦,٥
H3	١٥,٣٠٠	١٠	١٣,٥
H4	١١,٣٠٠	١١	١٤

يمكن أن توجد الهستونات في صور مختلفة وذلك لأنه يمكن تغيير المجموعات الطرفية لبعض الأحماض الأمينية في الهستونات إنزيميا بواسطة عمليات مثيلة أو فسفرة أو أسيلة. وهذه التفاعلات التي قد تؤدي إلى تعديل الشحنة وكفاءة الروابط الهيدروجينية وكذلك تعديل هيئة الهستونات قد يكون لها دوراً مهماً في تنظيم تكرار ونسخ DNA.

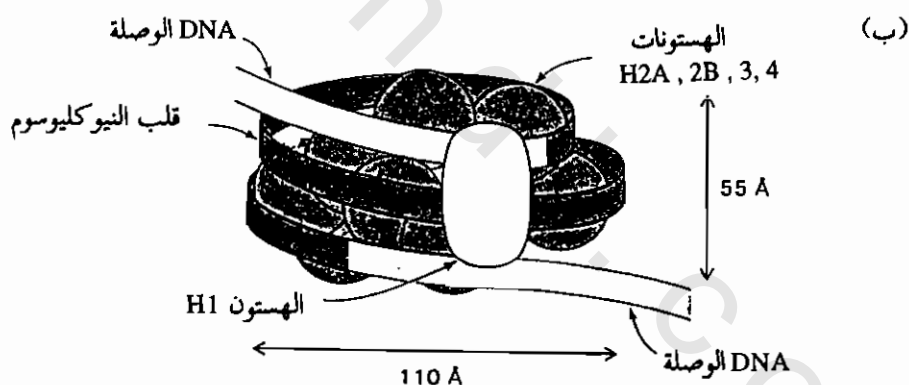
النيوكليوسومات هي الوحدات المتكررة في الكروماتين

كيف ترتبط الهستونات مع DNA لتكوّن ألياف الكروماتين؟ في عام ١٩٧٤ اقترح Roger Kornberg بناء على عدة أدلة أن الكروماتين يتألف من وحدات متكررة كل منها يحتوي على ٢٠٠ زوج قاعدة من DNA (يتراوح العدد ما بين ١٥٠ إلى ٢٠٠ زوج قاعدة الذي يعتمد على نوع الكائن ونوع النسيج) ووحدتين من كل من الهستونات H4, H3, H2B, H2A. ومعظم الـ ٢٠٠ زوج قاعدة (١٤٦) يلتف من الخارج حول هذه الهستونات التي تُشكّل قلب النيوكليوسوم nucleosome core، أما بقية القواعد التي تعرف بالوصلة DNA linker فترتبط النيوكليوسومات المتجاورة وتشارك في مرونة سلسلة النيوكليوسومات. ويختلف طول هذه الوصلات ما بين ٢٠ إلى ١٢٠ زوج قاعده، ويكون كل منها مرتبط بجزئ من الهستون H1.

حمض دى أوكسى ريبونوكليك: التركيب والوظيفة الوراثية —
 وتمت بللوره قلب النيوكليوسوم ودراسته بالمجهر الالكترونى وطريقة انحراف أشعة
 اكس، حيث اتضح أن قلب النيوكليوسوم عبارة عن جسيمات مسطحة أبعادها $110 \times$
 55×110 أنجستروم (A°) ويتألف من طبقتين. والـ 146 زوج قاعده فى DNA
 تلتف من الخارج حول قلب النيوكليوسوم لتكون حوالى $1\frac{3}{4}$ دورة من الحلزون الفائق
 يسارى الالتفاف left-handed superhelix (شكل ٢٢ - ٥). كما أوضحت



(أ)



(ب)

شكل ٢٢ - ٥

(أ) صورة بالمجهر الالكترونى للكروماتين موضحا فيه الجسيمات التى تشبه الكريات
 (النيوكليوسوم)
 (ب) مخطط بيانى يوضح تركيب النيوكليوسوم. الحلزون المزدوج يلتف حول جزيئات
 الهستون الثمانية (جزيئين من كل من H4 , H3 , H2B , H2A). أما الهستون
 H1 يرتبط من الخارج بـ DNA الوصلة Linker DNA.

الدراسات التي أجريت على النيوكليوسومات من كائنات مختلفة أن تركيب قلب النيوكليوسومات يكون ثابت، بينما يتركز الاختلاف بين النيوكليوسومات في التباين في طول الوصلات التي تتراوح بين ٢٠ إلى ١٢٠ زوج قاعده.

وبالإضافة إلى الهستونات فإن الكروماتين يحتوى على كمية مساوية تقريبا من البروتينات الأخرى (معظمها بروتينات حامضية) التي ترتبط بدرجة ما مع نظام النيوكليوسوم المتكرر. وهذه البروتينات الكروموسومية غير الهستونية تكون متنوعة وتشمل إنزيمات بلمره DNA وإنزيمات بلمره RNA بالإضافة إلى البروتينات المنظمة. ونظرا لأن البروتينات الكروموسومية غير الهستونية لا تشترك في التركيب الأساسى للكروماتين فإن درجة انتشارها وتمائلها يختلف من نوع إلى آخر من الخلايا.

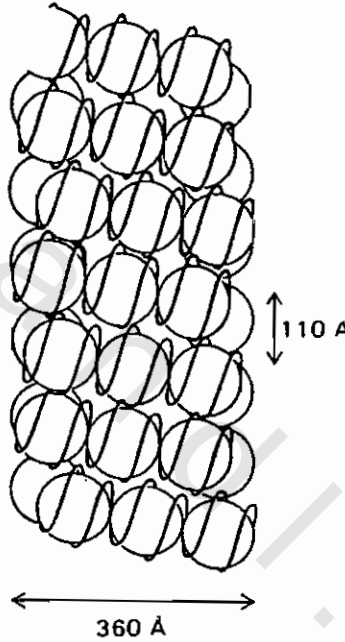
النيوكليوسوم هو المرحلة الأولى فى تكاثف DNA

إن إلتفاف DNA حول قلب (لب) النيوكليوسوم يشارك فى تعبئه DNA وذلك بخفض امتداده الخطى. فقطع DNA المحتوية على ٢٠٠ زوج قاعدة فى الصورة الممتدة يكون طولها فى المحلول حوالى ٦٨٠ انجستروم. بالمقارنة فإن هذه الكمية من DNA تتواجد فى النيوكليوسوم الذى يبلغ قطره ١٠٠ انجستروم، وعلى ذلك فإن نسبة التعبئة (درجة التكاثف degree of condensation) للنيوكليوسوم تكون حوالى ٧. كيف يمكن مقارنة هذه القيمة مع درجة تكاثف DNA فى الكروموسومات؟

إن كروموسومات الإنسان فى الطور الاستوائى metaphase التى تكون عاليه التكاثف تحتوى على $5,3 \times 10^9$ زوج قاعده التى تقابل طول خطى مقداره ١٨٠ سم. وهذه الكمية من DNA تكون مُعبأه فى ٤٦ كروموسوم اسطوانى الذى يكون طولها حوالى ٢٠٠ ميكرومتر (μm). وعلى ذلك فإن نسبة التعبئة لـ DNA فى كروموسومات الطور الاستوائى تكون حوالى ١٠. من ناحية أخرى فإن DNA فى أنويه الطور البينى inter-phase يكون أكثر تشتتا (تفرقا) ويحتوى على نسبة تعبئة تساوى ١٠ إلى ٢١٠. ويتضح من ذلك أن النيوكليوسوم هو الخطوة الأولى فى إدماج DNA.

حمض دى أوكسى ريبونوكليك: التركيب والوظيفة الوراثية

ما هو مستوى التنظيم التالى لـ DNA؟ أحد الاقتراحات هو نموذج الملف اللولبى solenoidal model (شكل ٢٢ - ٦) وفيه تنتظم النيوكليوسومات بذاتها فى نظام حلزونى فى الكروماتين الذى يكون قطره ٣٦٠ أنجستروم ($^{\circ}A$)، وتكون نسبة التعبئة فيه حوالى ٤٠. ولف مثل هذه الملفات اللولبية فى صورة حلقات يوفر تكاثف إضافى. ويعتقد أن سلسلة من البروتينات غير الهستونية تشارك فى ثبات التركيبات العالية للكروموسومات.



شكل ٢٢ - ٦

نموذج الملف اللولبى المقترح للكروماتين

الخلايا مميزة النواة تحتوى أيضا على DNA سيتوبلازمى

بالإضافة إلى DNA الذى يوجد فى أنويه الخلايا مميزة النواة، فإن كمية صغيرة جداً من DNA الذى يختلف عن DNA النوى فى محتواه من القواعد يوجد فى السيتوبلازم وذلك أساساً فى الميتوكوندريا، كما تحتوى أيضا كلوروبلاست خلايا البناء الضوئى على كمية صغيرة من DNA. وعادة يوجد أقل من ١٪ من DNA الخولى الكلى فى هذه

العضيات فى الخلايا الجسمية غير المنقسمة، ولكن فى الخلايا الملقحة والمنقسمة حيث توجد الميتوكوندريا بكميات كبيرة ترتفع كمية DNA السيتوبلازمى. ويعتبر جزيئ DNA فى الميتوكوندريا صغير جداً بالمقارنة بجزيئ DNA النووى فيبلغ وزنه الجزيئى ١٠ مليون فقط فى الخلايا الحيوانية ويوجد فى صورة حلزون مزدوج حلقي، أما جزيئ DNA فى الكلوروبلاست من ناحية أخرى أكبر من DNA فى الميتوكوندريا بحوالى عشرة مرات، كما أن DNA فى الميتوكوندريا أو الكلوروبلاست لا يوجد مرتبطاً مع الهستونات.

DNA الميتوكوندىرى (mdNA) يشفر لجزيئات RNA الناقلة الميتوكوندىرية ولجزيئات RNA الريبوسومية ولعدد من بروتينات الميتوكوندريا. فنجد على سبيل المثال أن DNA فى ميتوكوندريا الخميرة يُشفر لعشرة أنواع من البروتينات، وجزيئين RNA ريبوسومية وستة وعشرين نوعاً من جزيئات RNA الناقلة. ومع أن حوالى ٧.٩٥ من بروتينات الميتوكوندريا تشفر بواسطة DNA النووى فإن المشاركة الوراثية لـ DNA الميتوكوندىرى تعتبر على قدر كبير من الأهمية. مثال ذلك أن ثلاثة وحدات من الوحدات السبعة المكونة لإنزيم cytochrome oxidase، وثلاثة وحدات من الوحدات العشرة المكونة لإنزيم ATPase الموجودان فى الغشاء الداخلى للميتوكوندريا يشفرا بواسطة DNA الميتوكوندىرى. إن وجود جينومات منفصلة فى الخلية يعتبر من أحد المبهمات فى وراثة الخلية - إذ كيف يتزامن تكرر DNA الميتوكوندىرى مع تكرر DNA فى النواة ومع إنقسام الخلية؟ وكيف يدخل البروتين المتكون فى السيتوسول إلى الميتوكوندريا ويرتبط مع نواتج الجينات الميتوكوندىرية؟ والأهم من ذلك لماذا تحتوى الميتوكوندريا فى الأصل على جينات خاصة بها؟ إن الإجابة على هذه الأسئلة لم تعرف بعد.

جينوم Genome يشير إلى المحتوى الوراثى للخلية أو الفيروس، وفى الخلايا مميزة النواه أحياناً ما يشير إلى مجموعة كروموسومية واحدة كاملة أحادية العدد الكروموسومى (Haploid).

تدخل الميتوكوندريا والكلوروبلاست، فى عملية إنقسام أثناء إنقسام الخلية حيث يتضاعف DNA فيهما، وعلى ذلك فإن كل خلية من الخليتين البنويتين الناتجتين من الإنقسام تحتوى تقريبا على نفس العدد من الميتوكوندريا والكلوروبلاست وبالتالي نفس الكمية تقريبا من DNA السيتوبلازمى.

بعض البكتريا تحتوى على DNA إضافى فى صورة بلازميد وعناصر وراثية متحركة أخرى

سبق أن ذكرنا فى هذا الفصل أن المادة الوراثية فى البكتريا مُمثلة فى كروموسوم فردى عبارة عن DNA حلقي وكبير والذى يتواجد فى المنطقة النووية. مع ذلك فإن معظم أنواع البكتريا تحتوى أيضا على واحد أو أكثر من جزيئات DNA الحلقية الصغيرة التى تكون حرة الحركة فى السيتوبلازم، لذلك فإنها تدعى العناصر الوراثية المتحركة mobile genetic elements، أو العناصر اللاكروموسومية extrachromosomal elements، أو الكروموسومات الصغيرة.

تعتبر البلازميدات أهم أقسام العناصر الوراثية المتحركة التى تحتوى على عدد قليل من الجينات بالمقارنة بالكروموسوم البكتيرى الذى يحتوى على آلاف من الجينات، إلا أن بعض أنواع البكتريا تحتوى على بلازميدات كبيرة نسبيا. تحمل البلازميدات جينات خاصة بتثبيط المضادات الحيوية (جينات أو عوامل المقاومة resistance genes)، وتمثيل المنتجات الطبيعية وإنتاج المواد السامة، لذلك فإن البلازميدات تعتبر كروموسومات مساعدة أو ثانوية accessory chromosomes. ويمكن للبلازميدات التكرر (التضاعف) ذاتيا بصورة مستقلة عن الكروموسوم البكتيرى. فتحتوى خلية البكتريا كمثال على حوالى ٢٠ نسخة من الكروموسومات الصغيرة ونسخة واحدة أو اثنين من الكروموسومات البكتيرية (الكبيرة).

والبلازميدات التى تحمل جينات أو عوامل المقاومة تمنح خلايا بكتريا العائل (الخلايا المحتوية على هذا النوع من البلازميد) مقاومة للمضادات الحيوية مثل تتراسيكلين tetra-cycline والاستربتوميسين streptomycin. وهذه الخلايا البكتيرية التى توجد فى جسم

الإنسان نتيجة للعدوى لا تموت بالمعاملة بالمضادات الحيوية التى تحدث الموت فقط للخلايا البكتيرية الحساسة للمضادات الحيوية. ويمكن للبلازميدات الانتقال من الخلية المقاومة إلى الخلية الحساسة لنفس النوع أو نوع آخر من البكتريا بعملية التزاوج وتحولها إلى خلايا مقاومة.

وفى الآونة الأخيرة ظهرت أهمية تطبيقية خاصة للبلازميدات ألا وهى إمكان عزلها من خلايا البكتريا وربطها مع جينات جديدة ثم إدخالها مرة ثانية إلى خلية العائل الطبيعية. ومثل هذا البلازميد المحور يمكن أن يتكرر وينسخ ثم يجعل خلية العائل تكون البروتينات التى تشفر بهذا الجين الدخيل. ومثل هذه الإتحادات الوراثية الجديدة genetic recombination تبشر بمستقبل فريد فى إنتاج البروتينات المرغوبة بكميات كبيرة.

الجين عبارته عن جزء من DNA الذى يشفر لسلسلة عديد الببتيد أو RNA
دعنا الآن ننتقل إلى الوحدات الوظيفية فى جزيئات DNA وهى الجينات genes. يُعرف الجين فى الوقت الحاضر بأنه جزء من DNA مسئول عن توجيه بناء سلسلة عديد ببتيد واحدة. وإلى وقت قريب كان التعريف المتفق عليه هو أن الجين جزء من DNA مسئول عن توجيه بناء انزيم واحد (جين واحد - انزيم واحد)، ثم عدلت هذه النظرية لتأخذ الصورة العامة جين واحد - بروتين واحد وذلك لأن بعض الجينات توجه بناء البروتينات التى ليست إنزيمات.

عدد كبير من البروتينات تتكوّن من أكثر من سلسلة عديد ببتيد واحد، وفى بعض هذه البروتينات تكون سلاسل عديد الببتيد فى البروتين متماثلة، وفى هذه الحالة يوجه بناء جميع سلاسل عديد الببتيد فى البروتين بواسطة نفس الجين. أما بعض البروتينات الأخرى تحتوى على نوعين أو أكثر من سلاسل عديد الببتيد المختلفة الذى يحتوى كل منها على تتابع خاص من الأحماض الأمينية. فى هذه الحالة فإن كل نوع من سلاسل عديد الببتيد يوجه بواسطة جين خاص، ويتم تجميع سلاسل عديد الببتيد بعد بنائها لتكوين البروتين. لذلك فإن العلاقة جين واحد - بروتين واحد تم تعديلها لتأخذ الصورة جين واحد - عديد ببتيد واحد one gene - one polypeptide.

مع ذلك فإنه لا يتم التعبير عن كل الجينات فى صورة سلاسل عديد اللبتيدي، فبعض الجينات تُشفّر أى توجّه بناء أنواع مختلفة من جزيئات RNA الناقلة، والبعض الآخر تُشفّر لأنواع مختلفة من جزيئات RNA الريبوسومية. ويطلق على الجينات التى تُشفّر للبروتينات وجزيئات RNA بالجينات التركيبية structural genes فتحدد هذه الجينات تركيب نواتج الجينات وهى البروتينات أو RNA. تحتوى جزيئات DNA أيضا على أجزاء أخرى التى تقوم بوظائف تنظيمية، فيعمل بعضها كإشارات تحدد مواضع بدء ونهاية الجينات التركيبية، والبعض الآخر يشارك فى تحريك تضاعف الجينات التركيبية وإيقافها. وعلى ذلك فإن الكروموسومات تحتوى على جينات تركيبية وأجزاء تنظيمية regulatory sequences أو جينات تنظيمية regulatory genes. ومجموع الجينات فى الخلية أو الفيروس تعرف بالجينوم genome.

يوجد عدد كبير من الجينات فى الكروموسوم الواحد

نظرا لأن كل جين تركيبى يُوجّه بناء سلسلة عدد بيتيد واحدة فإنه من الناحية النظرية يمكن تقدير عدد الجينات فى الكروموسوم الواحد من عدد سلاسل عديد البيتيدي التى تشفر بهذا الكروموسوم. ومن الواضح أنه يمكن تحديد عدد الجينات فى الكروموسوم بالتقريب فى حالة الكائنات التى تحتوى على كروموسوم واحد، بينما يصبح ذلك أكثر تعقيدا فى خلايا الكائنات عديدة الكروموسوم. ففى حالة بكتريا القولون التى تحتوى على كروموسوم واحد يقدر عدد الجينات فيها بحوالى ثلاثة آلاف وربما يصل إلى خمسة آلاف. فعند فصل بروتينات خلايا بكتريا القولون باستخدام التفريد الكهربى فى إلتجاهين أمكن فصل ١١٠٠ سلسلة عديد بيتيد مختلفة. ولكن من المعتقد أن ذلك أقل تقدير حيث أن هذه الطريقة ليست بالكفاءة لفصل جميع سلاسل عديد البيتيدي، كما أنها ليست حساسة بدرجة كبيرة فى الكشف عن عديدات البيتيدي التى توجد بكمية صغيرة جداً فى خلية البكتريا.

ومن المعتقد أن عدد الجينات فى كروموسوم الخلايا مميزة النواه أكبر بكثير من عدد الجينات فى كروموسوم بكتريا القولون، فالوزن الجزيئى لـ DNA (وبالتالى عدد

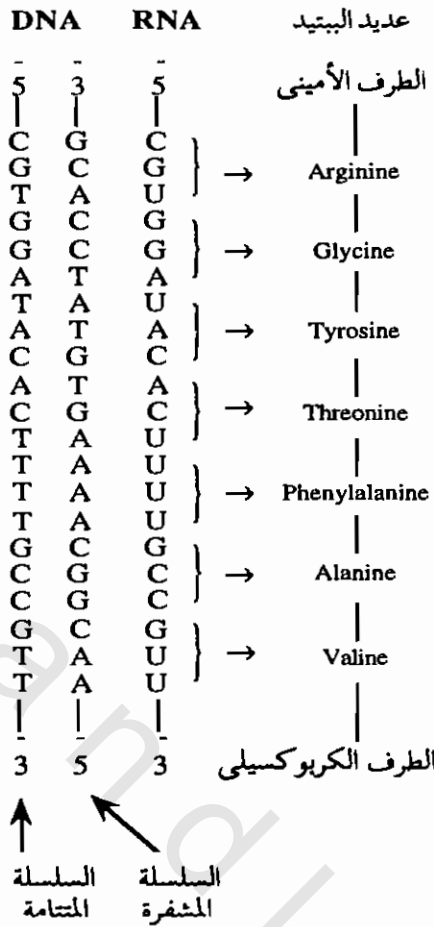
النيوكليوتيدات) في كروموسوم الخلايا مميزة النواه أكبر بكثير من الوزن الجزيئي لـ DNA في كروموسوم بكتريا القولون. بالإضافة إلى ذلك فإن عدد سلاسل عديد الببتيد في الخلايا مميزة النواه يفوق بكثير عددها في بكتريا القولون.

حجم الجين

يمكن بالتقريب معرفة حجم الجينات التركيبية أى التى تُوجّه بناء عديد الببتيد أو RNA المختلفة بطريقة غير مباشرة. فمن المعروف فى الوقت الحاضر أن كل حمض أمينى فى سلسلة عديد الببتيد يتحدّد موضعه فى السلسلة بواسطة ثلاث قواعد متتابعة فى جزئ DNA التى تُعرف بالشفرة الوراثية (أو الكودون) genetic code، التى تُمثل العلاقة المتوازية بين تتابع القواعد فى DNA (أو RNA المنسوخ منه) وتتابع الأحماض الأمينية فى البروتين. ونظرا لعدم وجود تتابعات فاصلة بين الشفرات الوراثية فى الخلايا أولية النواة فإن الشفرات الثلاثية فى جزئ DNA تنتظم تعاقبيا والتى تقابل تتابع الأحماض الأمينية فى سلسلة عديد الببتيد المشفّر منها (شكل ٢٢ - ٧). ولأن سلسلة عديد الببتيد تحتوى بين ٥٠ إلى ٢٠٠٠ حمض أمينى فى تتابع محدد، فإن الجين المسئول عن توجيه بناء سلاسل عديد الببتيد يحتوى على الأقل من ١٥٠ إلى ٦٠٠٠ وحدة نيوكليوتيد. وبكلمات أخرى فإن حجم الجينات يتراوح ما بين ١٥٠ إلى ٦٠٠٠ وحدة نيوكليوتيد. الجينات التى تُوجّه بناء جزيئات RNA الناقلة تكون أصغر بكثير من الجينات المسئولة عن توجيه بناء سلاسل عديد الببتيد وذلك لأن كل نيوكليوتيد فى RNA يشفّر بواسطة وحدة نيوكليوتيد أحادية فى DNA.

DNA البكتيرى يحتوى على نمط معين من القواعد المميثلة التى تقوم بحمايته من إنزيمات النيوكليينز

بالإضافة إلى القواعد الأساسية الأربعة أدنين وجوانين وسيتوسين وثايمين التى توجد فى جزيئات DNA، فإن DNA البكتيرى يحتوى أيضا على بعض المشتقات الميثيلية لهذه القواعد. ولقد إتضحت الأهمية البيولوجية لهذه القواعد المميثلة من الدراسات



شكل ٢٢ . ٧

الاستقامة (التوازى) collinarity بين تتابع النيوكليوتيدات فى DNA و RNA الرسول وتتابع الأحماض الأمينية فى سلسلة عديد الببتيد. الوحدات الثلاثية من النيوكليوتيدات التى تمثل الشفرات الوراثية تحدد تتابع الأحماض الأمينية فى البروتينات خلال المركب الوسيط RNA الرسول الذى يحتوى على ثلاثيات من النيوكليوتيدات (كودونات codons) متتامة مع المصيف (القالب template)

الوراثية والبيوكيميائية على البكتريا. فكل نوع من البكتريا يحتوى على نمط مميز للقواعد الممثلة فى DNA الخاص بها والذى يميزه عن DNA فى أنواع البكتريا الأخرى. وعند

دخول DNA من أحد الأنواع الأخرى إلى الخلية البكتيرية الحية فإنه سوف يُمَيِّزُ على أنه جزئٌ دخيل وذلك لإفتقاره نمط الميثلة المميز لـ DNA للخلية البكتيرية. فى هذه الحالة يقوم إنزيم nuclease البكتيرى بتفكيك كل من خيطى DNA الدخيل فى المواضع التى تفتقد نمط الميثلة المشابه لجزئيات DNA البكتيرى.

يوجد اثنين من الإنزيمات التى تتكامل فى تخصصها وتقوم بحماية DNA لأى من أنواع البكتريا هما (١) modification methylase و (٢) restriction endonuclease. فالإنزيم الأول يكون مسئول عن إنتاج نمط ميثلة مُمَيِّزُ فى DNA فى خلايا العائل، حيث تظل مجموعات الميثايل مرتبطة بـ DNA طول فترة حياة الخلية، الإنزيم الثانى من ناحية أخرى يقوم بتفكيك خيطى DNA الدخيل الذى لا يحتوى على مجموعات ميثايل بنفس نمط DNA لخلية العائل.

ولقد تم اكتشاف أكثر من ١٥٠ إنزيم restriction endonuclease فى أنواع البكتريا المختلفة، وبعض أنواع البكتريا تحتوى على أكثر من مجموعة من إنزيمات mod-restriction endonuclease و ification methylase. بعض جزئيات DNA للفيروسات البكتيرية مع ذلك تحتوى على أنواع مختلفة من القواعد المحوَّرة التى تمكنها من الهرب من المهاجمة بإنزيمات restriction endonuclease.

DNA فى الخلايا مميزة النواه يحتوى على بعض الأجزاء الساكنة وعلى تتابعات تتكرر عدد كبير من المرات

عادة ما تحتوى الخلايا أولية النواه على نسخة واحدة من DNA فى كل خلية، وفى جميع الحالات تقريبا فإن جزئى DNA يحتوى على نسخة واحدة من أى جين. وبصرف النظر عن الجينات المنظَّمة وبعض أجزاء DNA التى تمثل إشارات لبدأ وإنهاء التعبير الجينى فإن جزءاً صغيراً جداً من DNA يكون ساكناً أو غير مترجم.

من ناحية أخرى نجد أن التنظيم التركيبى والوظيفى لجزئيات DNA فى الخلايا مميزة النواه يكون على درجة كبيرة من التعقيد. فيحتوى جزئى DNA فى هذه الخلايا على أجزاء ساكنة أى لا ترجم تحتوى على تتابع من وحدات النيوكليوتيد التى قد تتكرر فى بعض الأنواع إلى أكثر من مليون مرة.

ولقد أمكن الحصول على نسبة التتابعات المتكررة فى DNA وذلك من الدراسات الحركية لمعدل (سرعة) إعادة الإلتحام لخيطة DNA المفردة الناتجة من الدنترة الحرارية thermal denaturation لـ DNA المزدوج بعد تجزئته إلى أجزاء صغيرة. ففي هذا النوع من التجارب يُجزأ DNA أولاً إلى أجزاء صغيرة ثم تغير طبيعته (يدنتر) برفع درجة حرارة المحلول إلى درجة أعلى من درجة إنصهار DNA، ثم يبرد هذا المحلول الذى يحتوى على DNA أحادى الخيط إلى درجة تقل ٢٥ م عن درجة الإنصهار، وهى الدرجة المثلى لإعادة التحام السلاسل المتتامة لتكوين DNA الحلزون المزدوج. وحيث أن عملية إعادة الإلتحام تتم بالتصادم العشوائى بين السلاسل الفردية فإن سرعة إعادة الإلتحام فى مستحضرات DNA المتساوية التركيز يعتمد على تركيز السلاسل الفردية المتتامة. لذلك نجد أن DNA المحتوى على تتابعات متكررة يكون إعادة التحامه أسرع من DNA الذى لا يحتوى على مثل هذه التكرارات. وبصورة عامة فإن سرعة إعادة الإلتحام تعتمد على عدد التتابعات المتكررة.

ولقد أظهرت تجارب إعادة الإلتحام أن ١٠٪ من DNA الفأر يحتوى على أكثر من مليون نسخة من تتابع متكرر يحتوى على حوالى ٣٣٠ زوج من القواعد والذى يسمى الأجزاء عالية التكرار highly repetitive segments، وحوالى ٢٠٪ تحتوى على تتابعات خاصة تتكرر على الأقل ١٠٠٠ مره وتسمى الأجزاء متوسطة التكرار moderately repetitive. أما الـ ٧٠٪ الأخرى فى DNA الفأر فتحوى على أجزاء غير متكررة بالإضافة إلى أجزاء قد تتكرر عدد قليل من المرات. ويسمى الحمض النووى DNA المحتوى على مثل هذه التتابعات عالية التكرار بـ DNA المتكرر repetitive DNA أو DNA التابع satellite DNA.

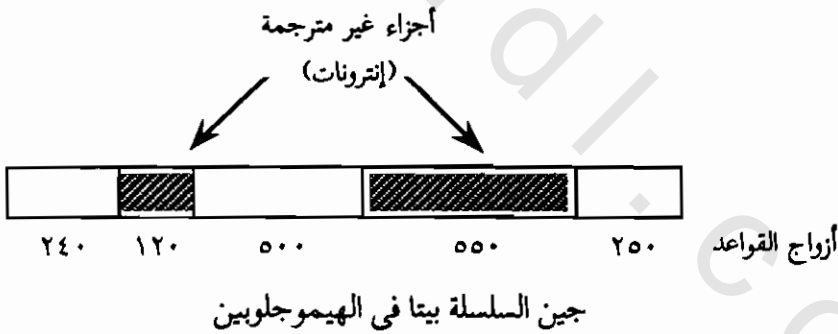
كل الكائنات مميزة النواه التى درست حتى الآن فيما عدا الخميرة وجد أنها تحتوى على DNA المتكرر، هذا بالمقارنة بالكائنات غير مميزة النواه التى لا تحتوى على DNA المتكرر. ولقد وجد أن نسبة التتابعات عالية التكرار ومتوسطة التكرار وأحادية التكرار تختلف من نوع لآخر فى الكائنات مميزة النواه.

ولا يعرف على وجه التحديد الدور الذى تقوم به الأجزاء عالية التكرار، إلا أن وجود

هذه الأجزاء فى منطقة السترومير فى الكروموسوم يقترح اشتراك هذه الأجزاء فى ترتيب (ترانس) الكروموسومات أثناء الإنقسام الميوزى والإنقسام الميتوزى.

عدد كبير من جينات الخلايا مميزة النواه يتخللها أجزاء غير مترجمة تُعرف بالانترونات

يحتوى عدد كبير إن لم يكن معظم جينات الخلايا مميزة النواه على خصائص تركيبية غير عادية، فتتابع القواعد فى هذه الجينات يتخللها أجزاء من DNA التى لا تُشفّر للأحماض الأمينية فى عديد الببتيد الناتج. وهذه الأجزاء غير المترجمة تخل بالعلاقة الخطية المتوازية بين تتابع القواعد فى الجين وتتابع الأحماض الأمينية فى عديد الببتيد. هذه الأجزاء غير المترجمة فى الجين يطلق عليها إنترونات introns، بينما لأجزاء المُشفرة فى الجين تدعى الإكسونات exons. وأحد الأمثلة لذلك هو الجين المُشفّر للسلسلة بيتا (β) فى الهيموجلوبين الذى يحتوى على إثنين من الأجزاء غير المترجمة أحدهما يحتوى على ٥٥٠ زوج من القواعد والآخر يحتوى على ١٢٠ زوج من القواعد. وعلى ذلك فإن الجين يتجزأ إلى ثلاثة أجزاء مُشفرة.



وفى ما عدا بعض الاستثناءات، فإن جميع جينات الخلايا مميزة النواه التى اختبرت حتى الآن وجدت أنها تحتوى على إنترونات التى تختلف فى العدد والموضع والطول بالنسبة لطول الجين الكلى.

ووظيفة الانترونات ليست واضحة بصورة تامة، وهى أحد النقاط التى تضاربت فيها الآراء. أحد هذه الآراء هو أن الأنترونات تمثل إشارات تنظيمية خاصة، أما الرأى الآخر

فيقترح أن الإنترونات تمثل قواطع تفصل الجين إلى وحدات صغيرة (جينيات صغيرة) التي تتحد لتكون جينات جديدة أثناء تطور النوع - وبغض النظر عن وظيفة الإنترونات فإنها تمثل أحد المشاكل الرئيسية في تفهم نسخ الجينات.

أمكن تحديد تتابع القواعد فى بعض جزيئات DNA

تمكن سانجر Sanger فى عام ١٩٧٧ لأول مرة من تحديد تتابع القواعد فى كل جزيء DNA للفيروس البكتيرى ϕ X 174 الذى يحتوى على خمسة آلاف قاعدة. وهذا النجاح غير العادى قد فتح الباب أمام عديد من الباحثين لتحديد تتابع القواعد فى الأحماض النووية الأخرى، فقد أمكن بعد ذلك التاريخ من تحديد تتابع القواعد فى عدد من الجينات المختلفة. ومن الواضح فى الوقت الحالى أنه يمكن من ناحية المبدأ تحديد تتابع القواعد فى أى جزيء DNA.

كان هناك ثلاثة تطورات أساسية شاركت بنجاح فى تحديد تتابع القواعد فى جزيئات DNA. الأول إكتشاف إنزيمات restriction endonucleases التى تفكك DNA عند عدد محدود من المواضع، والثانى تحسين طرق التفريد الكهربى لفصل أجزاء DNA، أما التطور الثالث هو إدخال تقنية DNA Cloning التى مكنت من تحضير كميات كبيرة نسبيا من الجينات النقية.

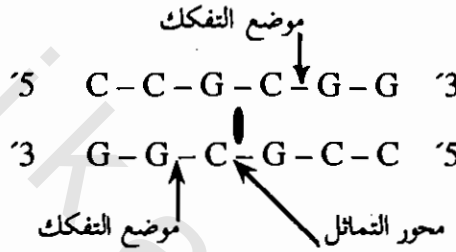
إنزيمات Restriction endonuclease ساهمت بدور كبير فى تحديد تتابع

القواعد فى جزيئات DNA

إنزيمات r. endonuclease تستطيع أن تُميز تتابع خاص من القواعد فى DNA فى الحلزون المزدوج وتفكك كلا الخيطين فى الحلزون عند هذا التتابع. وتعتبر هذه الإنزيمات أداة لا غنى عنها فى تحليل تركيب الكروموسوم وتحديد تتابع القواعد فى جزيئات DNA الكبيرة وفى فصل الجينات وفى تكوين جزيئات DNA جديدة عن طريق الإتحادات الوراثية.

وتوجد إنزيمات r. endonuclease فى أنواع مختلفة من أولية الأنوية (غير مميزة النوى) ووظيفتها الأساسية كما ذكرناه سابقا هو تفكيك جزيئات DNA الغريبة

(الدخلية)، بينما جزيئات DNA الخاصة بالعائل لا تتفكك لأن المواضع التي يتم عندها التفكك تكون ممثلة. والنقطة الجديرة بالملاحظة هو أن عدد كبيرة من إنزيمات r. en- donuclease تُميز تتابع خاص من أربعة إلى ستة أزواج من القواعد حيث تحلل رابطة الفوسفات ثنائية الإستر في هذه المنطقة. أضف إلى ذلك أن التتابع في مناطق التفكك يحتوي على محور تماثل ثنائي الدوران *twofold rotational symmetry*، وبمعنى آخر أن تتابع أزواج القواعد يكون *Polindrome*. مثال ذلك نجد أن التتابع الذي يميز بواسطة الأنزيم المستخلص من *Streptomyces achromogenes* هو :



Polindrome

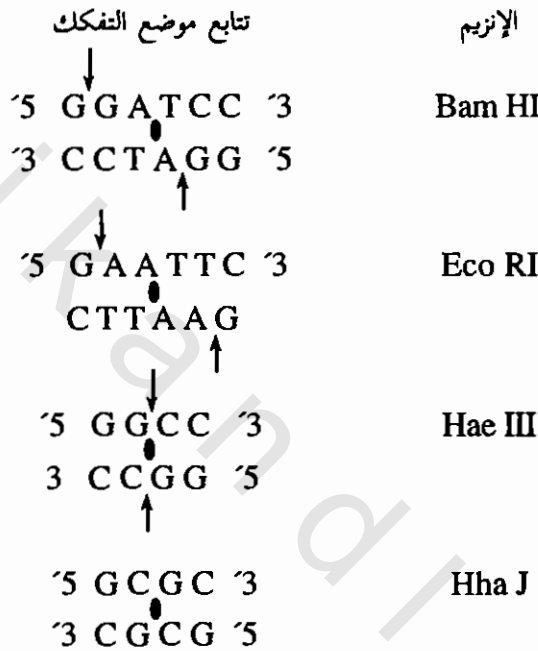
كلمة أو جملة يكون قراءتها من اليمين إلى الشمال مماثل لقراءتها من الشمال إلى اليمين.
مثال ذلك: رادار

وتخصص عدد من هذه الإنزيمات موضوح في شكل (٢٢ - ٨). واسم هذه الانزيمات يتألف من رمز مختصر من ثلاثة حروف مشتق من إسم العائل، مثال ذلك *Eco* يشير إلى إنزيم *E. coli*، *Hin* يشير إلى إنزيم *Haemophilus influenzae*. ثم يتبع ذلك بلقب السلالة ورقم لاتيني يحدد ترتيب اكتشاف الانزيم في الكائن.

تستخدم إنزيمات *r. endonuclease* في تفكيك DNA إلى شظايا (قطع) صغيرة التي يمكن تحليلها بسهولة عن الجزيء الأصلي. مثال ذلك أن *Simian Vi- DNA* *rus 40 (SV 40)* يتفكك عند موضع واحد بواسطة إنزيم *Eco RI*، وعند أربع مواضع

حمض دى أوكسى ريبونوكليك: التركيب والوظيفة الوراثية

بواسطة Hpa، وعند إحدى عشر موضع بواسطة Hind. وقطع DNA الناتجة من تأثير أحد هذه الإنزيمات يمكن تفكيكها إلى قطع أصغر بأحد إنزيمات r. endonuclease الأخرى. ويمكن فصل هذه القطع بواسطة إلكتروفوريسيس الجيل حيث يمكن تحديد تتابع القواعد فى كل منها، ومن تداخل تتابع القواعد فى هذه القطع يمكن الوصول إلى تتابع القواعد DNA فى الأصل.



شكل ٢٢ - ٨

تخصص بعض إنزيمات restriction endonuclease. موضع التفكك فى خيطى DNA موضح بهم.

obeikandi.com

المراجع

- Ayala, F., and J. Kiger: *Modern Genetics*, Benjamin - Cummings, Menlo Park, Calif., 1980.
- Barrel B. G., and B. F. C. Clark: *Handbook of Nucleic Acid Sequences*, Joynson - Bruvvers, Oxford, 1974.
- Bauer, W. R.: *Structure and Reactions of Closed Duplex DNA*. *Ann. Rev. Biophys. Bioeng.* 7 : 287 - 313 (1978).
- Bauer, W. R., F. H. C. Crick, and J. H. White, "Supercoiled DNA," *Sci. Am.*, 243 : 118 - 133 July (1980).
- Bloomfield, V. A., D. M. Crothers, and I. Tinoco, Jr.: *Physical Chemistry of Nucleic Acids*, Harper & Row, 1974.
- Cantor, C. R., and P. R. Schimmell: *Biophysical Chemistry, Part 1: The Conformation of Biological Molecules*, Freeman, San Francisco, 1980.
- Conn, E. E., P. K. Stumpf, G. Bruening and R. H. Doi: *Outlines of Biochemistry* (5 th ed.), John Wiley & Son, 1987.
- Davidson, E. H., and R. J. Britten: "Possible Role of Repetitive Sequences," *Science*, 204: 1052 - 1059 (1979).
- Davidson, J. N. : *The Biochemistry of the Nucleic Acids*, Academic Press, 1977.

Dupraw, E. J.: DNA and Chromosome, Holt, New York, 1970.

Kornberg, R. D., and A. Klug: "The Nucleosomes," Sci. Am., 244 : 52 - 78, February (1981).

Lehninger, A. L.: Principle of Biochemistry, Worth, New York, 1982.

Strayer, L.: Biochemistry, 2nd ed., Freeman, San Francisco, 1981.

Zubay, G. (Coord. author): biochemistry, Addison - Wesley, Reading, Mass., 1983.

تمارين

١ - اكتب التتابع المتمم (باستخدام الرمز ٥ ← ٣ القياسي) لـ DNA الحلزون المزدوج الذى يكون فيه أحد الخيوط محتوى على أحد التتابعات التالية:

(أ) GATCAA

(ب) TCGAAC

(ج) ACGCGT

(د) TACCAT

٢ - محتوى أحد خيوط DNA الحلزون المزدوج (بوحدة الكسر المولى) هو:

$$[A] = 3, [G] = 24,$$

(أ) ماذا يمكن أن تقول عن [T] و [C] فى نفس الخيط .

(ب) ماذا يمكن أن تقول عن [A] و [G] و [T] و [C] فى الخيط المتمم.

٣ - DNA لأحد طافرات bacteriophage λ له طول محيطى يساوى ١٥ ميكرومتر بدلا من ١٧ ميكرومتر التى تمثل طول النوع غير الطافر. كم عدد أزواج القواعد المفقودة من هذا الطافر.

٤ - أحسب الوزن بالجرامات لجزئ DNA حلزون مزدوج طوله ٢٠٠,٠٠ ميل (تساوى المسافة بين الأرض والقمر). وزن DNA الحلزون المزدوج يساوى 1×10^{-18} جرام لكل ١٠٠٠ زوج من القواعد وكل زوج من القواعد يمتد ٣٤ نانومتر. للمقارنة لاحظ أن جسم الإنسان يحتوى على ٥,٥ جرام DNA.

٥ - ما هو العدد الأدنى من أزواج النيوكليوتيدات فى جين إنزيم-Pancreatic ribonuclease (يحتوى الإنزيم على ١٢٤ حمض أمينى). لماذا يتوقع أن يكون عدد أزواج النيوكليوتيدات اكبر من اجابتك؟

٦ - DNA للفيروس البكتيرى M13 يحتوى على القواعد الأربعة بالنسب التالية A = ٢٣٪، T = ٣٦٪، G = ٢١٪ و C = ٢٠٪. ماذا تشير هذه المعلومات عن DNA.

تكرار حمض دى اوكسى ريبونيوكلبيك

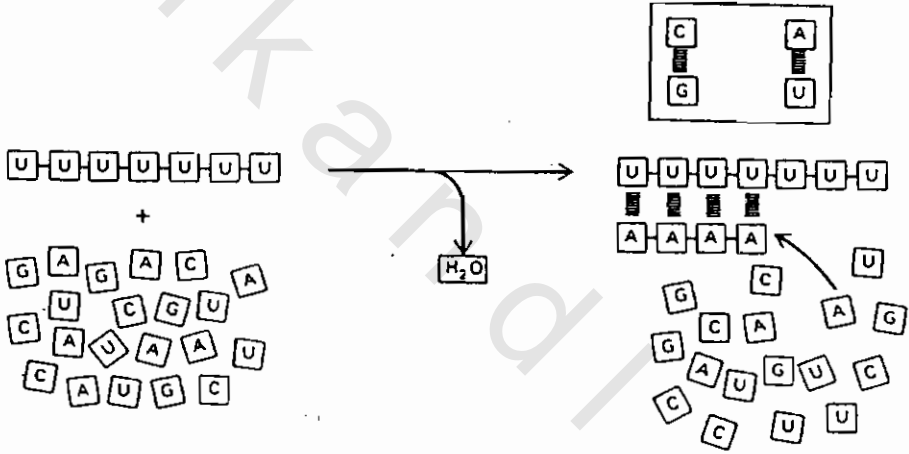
Replication of DNA

ناقشنا فى الفصل السابق الخصائص التركيبية لجزئ DNA وطبيعة الجينات والكروموسومات. وفى هذا الفصل سنوضح ميكانيكية تكرار (تناسخ) DNA لتكوين جزيئات DNA جديدة. فمن المعروف أنه قبل انقسام الخلية الحية مباشرة إلى خليتين فإنه يتم تكرار DNA فى الخلية الأصل (الأبوية) بحيث تحتوى كل من الخليتين الجديدتين (البنويتين) على DNA نسخة طبق الأصل لـ DNA فى الخلية الأبوية، وبذلك فإن الخليتين الجديدتين يحملان نفس صفات الخلية الأبوية. ومن ثم يتبين لنا أن تكرار DNA قبل انقسام الخلية يمثل الكيفية التى تنتقل بها المعلومات الوراثية من جيل إلى الجيل التالى.

تعتبر الإنزيمات والبروتينات الأخرى التى تشترك فى تكرار جزئ DNA من أكثر العوامل الحفازة البيولوجية تميزاً، ليس فقط لمقدرتهم على بناء جزئ DNA ضخم من وحدات بنائية صغيرة وهى النيوكليوتيدات، ولكن لأن ذلك يتضمن أيضاً نقل المعلومات الوراثية من جزئ DNA الأصل إلى جزئ DNA الجديد بدقة متناهية. بالإضافة إلى ذلك فإن هذه الإنزيمات تقوم بوظيفة ميكانيكية وذلك بفك شريطى DNA المزدوج قبل عملية التكرار.

سلسلتى DNA يعملان كقالب (مصيف) فى عملية تكرار DNA

فى تكرار DNA يحدد كل من خيطى DNA تتابع النيوكليوتيدات فى خيطى DNA الجديد، فكلا خيطى DNA الأصل يعملان كقالب (مصيف) template فى بناء خيوط DNA الجديدة. وتُعرف الصياغة templing، والتي تمثل أحد الأركان الهامة فى نقل المعلومات الوراثية فى الأنظمة الحية، بأنها العملية التي ينسخ فيها تتابع القواعد لـ DNA (أو جزء منه) بواسطة إزدواج القواعد المتمم (A مع T أو G مع C) وهذا يتطلب عملية تعارف بين النيوكليوتيدات فى DNA الأصل والنيوكليوتيدات الحرة المكونة للخيوط الجديدة (شكل ٢٣ - ١). ولكن من الضروري تفهم لماذا تحتاج عملية التكرار (وكذلك النسخ والترجمة) إلى قالب (مصيف) ؟.



شكل ٢٣ - ١

الإرتباط التفضيلى يحدث بين أزواج النيوكليوتيدات (C مع G و A مع T) بواسطة روابط كيميائية ضعيفة (أعلى). وهذا الإزدواج يُمكن أحد النيوكليوتيدات أن تعمل كقالب (مصيف) فى بناء خيط جديد (اليمين).

فى البناء الحيوى للجزيئات الكبيرة غير الحاملة للمعلومات مثل الجلايكوجين الذى يحتوى فقط على نوع واحد من الوحدات البنائية وهو D - جلوكوز، فإن تماثل ونقاوة الناتج النهائى يتحدد بواسطة المركز النشط لإنزيم جلايكوجين سنتثيز glycogen

synthetase. فالرکز النشط فى هذا الإنزيم يمكن أن يستقبل فقط UDP - جلوكوز والنهائة المختزلة لسلسلة الجللايكوجين النامية. ومن حيث المبدأ فإنه يمكن إعتبار المركز النشط لهذا الإنزيم (أو الإنزيمات الأخرى) بأنه قالب حيث أن هناك تطابقاً بين المواد الخاضعة والمركز النشط للإنزيم.

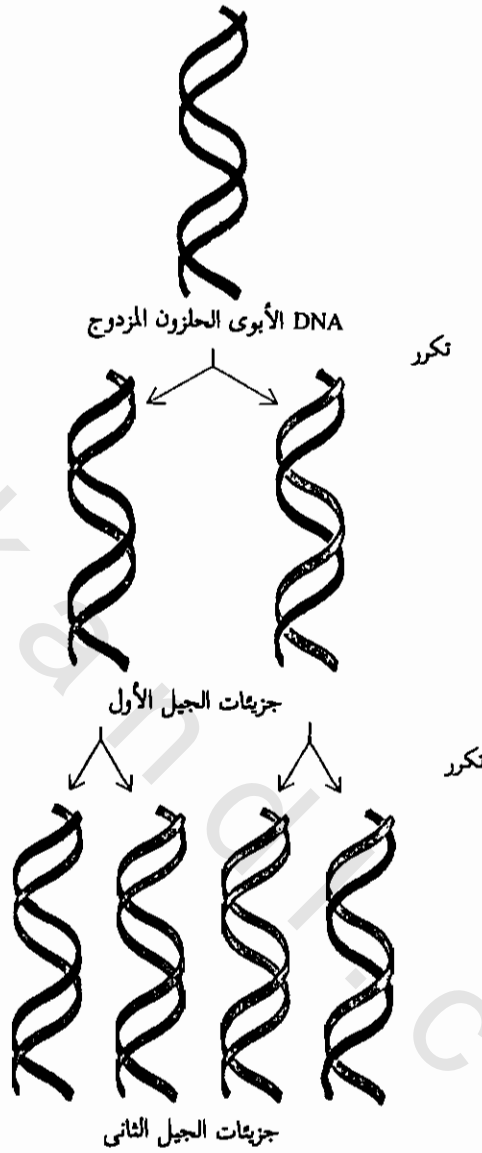
تختلف الصورة عن ذلك فى حالة بناء DNA أو RNA أو عديد الببتيد، فجزئ DNA مثلاً قد يحتوى على عدة ملايين من وحدات النيوكليوتيدات المختلفة التى توجد فى تتابع خاص بحيث لا يمكن للمركز النشط فى الإنزيم بمفرده من تحديد التتابع الكلى للنيوكليوتيدات فى الجزئ، لذلك فإنه من الضرورى فى هذه الحالة استخدام DNA كقالب لتحديد التتابع فى جزئ DNA الجديد.

تكرر DNA يتم بطريقة نصف محافظة

أدى نموذج الحلزون المزدوج الذى اقترحه واطسون وكريك لجزئ DNA إلى كيفية مقبولة لتكرر (أو تناسخ) DNA، فافترضنا هذان العالمان أن كل من خيطى DNA الأبوى يعملان كقالب فى عملية التكرر حيث يبنى على كل خيط سلسلة DNA جديدة، وهذا يتطلب انفكاك ولو جزئى للحلزون المزدوج الأبوى. وبهذه الطريقة فإنه يتكون جزئيين DNA متماثلين تماماً لجزئ DNA الأبوى كل منهما يحتوى على خيط مشتق من DNA الأبوى بينما الخيط الأخرى يكون حديث التكوين. وهذه الطريقة فى تكرر DNA التى يتم فيها توزيع ذرات DNA الأبوى مناصفة بين جزئىي DNA الناتجان من التكرر يطلق عليها الطريقة نصف المحافظة semiconservative للتكرر (شكل ٢٣ - ٢). هذا بالمقارنة مع نماذج أخرى اقترحت لعملية التكرر، منها الطريقة المحافظة conservative حيث ينسخ خيطى DNA الأبوى دون انفصالهما وبذلك يكون أحد الجزئيين الناتجين من التكرر جديد تماماً أما الجزئ الآخر فيكون قديماً أى الجزئ الأبوى.

أبدت الأدلة التجريبية الكيفية نصف المحافظة فى تكرر DNA، وأهم هذه الأدلة التجربة التى أجراها ميسلون Messelson وستال Stahl (١٩٥٨). فقد قاما بتنمية

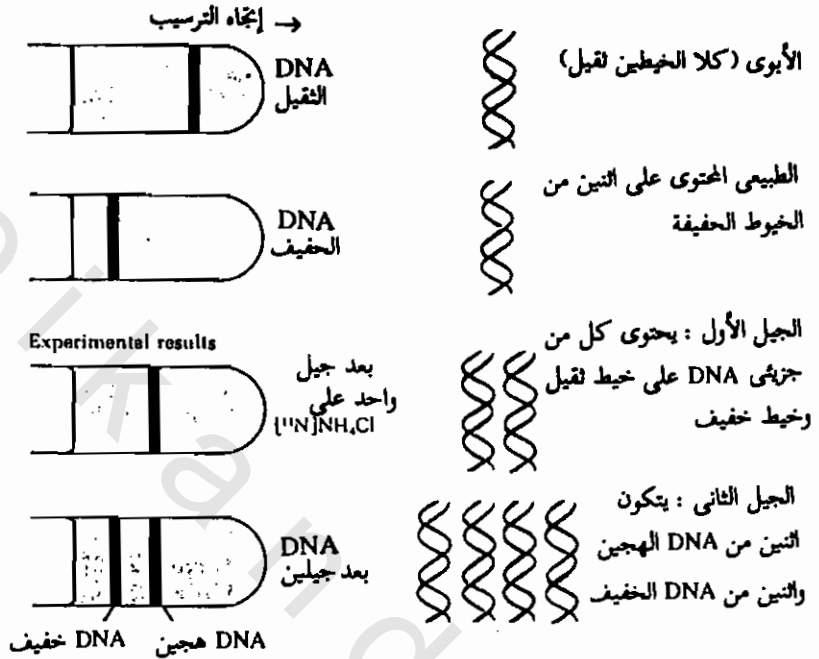
تكرر



شكل ٢٣ - ٢

مخطط بياني يوضح تكرر DNA بالطريقة نصف المحافظة. خيوط DNA الأبوي موضحة باللون الداكن بينما خيوط DNA حديثة التكوين موضحة باللون الفاتح. في كل دورة تكرر فإن خيوط DNA يعمل كقالب لتكوين خيوط DNA المتممة حديثة التكوين.

بكتريا القولون فى بيئـة تحتوى على $^{15}\text{NH}_4\text{Cl}$ كمصدر وحيد للنتروجين لعدة أجيال وبذلك تكون جميع ذرات النتروجين فى جزئى DNA من النظير الثقيل للنتروجين ^{15}N ، وتكون كثافة DNA المحتوى على ^{15}N أكبر من كثافة DNA المحتوى على ^{14}N .



شكل ٢٣ - ٣

نتائج تجربة ميسلون وستال - DNA الثقيل (^{15}N DNA) يصل إلى حالة الإتزان فى موقع قريب من قاع إنبوبة الطرد المركزى عن DNA الطبيعى (^{14}N DNA) فى متدرج كلوريد السيزيوم. أما DNA الهجين أى الذى يحتوى على سلسلة ^{15}N وسلسلة ^{14}N يكون فى موضع وسط بين DNA الثقيل و DNA الخفيف.

الاختبارات التى أجريت على DNA فى الجيل الأول والثانى أوضحت أن تكرّر DNA يتم بالطريقة نصف المحافظة.

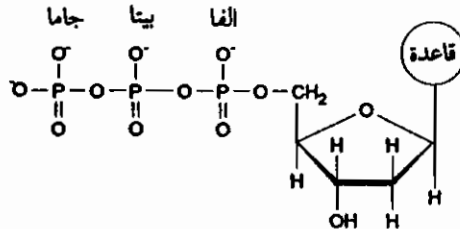
نقلت خلايا بكتريا القولون بعد ذلك إلى بيئـة تحتوى على $^{14}\text{NH}_4\text{Cl}$ ثم سمح لهذه

لخلايا بالنمو لجيل واحد. وعندما فصل DNA من هذه الخلايا وقدرت كثافته بطريقة الطرد المركزي في متدرج من كلوريد السيزيوم (C_8Cl_4) ظهرت طبقة واحدة كثافتها بين DNA الطبيعي (يحتوى على ^{14}N) و DNA الثقيل (يحتوى على ^{15}N)، وهذه هي النتيجة المتوقعة إذا كان DNA مؤلف من خيط جديد (يحتوى على ^{14}N) وخيط أبوى (يحتوى على ^{15}N) (شكل ٢٣ - ٣).

وعندما سمح للخلايا بالنمو للجيل الثاني فى البيئة التى تحتوى على ^{14}N فإن DNA المفصول أظهر طبقتين أحدهما له كثافة مماثلة لـ DNA الطبيعي (^{14}N DNA) والآخر له كثافة مماثلة لـ DNA الهجين ($^{15}N, ^{14}N$ DNA). ولقد استنتج العالمان من هذه النتائج أن DNA الجديد يحتوى على خيط من الأصل وخيط جديد والتى تتفق مع نظرية واطسون وكريك.

البناء الإنزيمى لجزئ DNA : إكتشاف إنزيم بلمرة DNA

بعد أو أوضحنا الخصائص العامة لتكرار DNA، دعنا الآن ننتقل إلى الأحداث الإنزيمية الجزيئية المشتملة فى تكرار DNA. ترجع معلوماتنا عن البناء الإنزيمى المعمل لجزئ DNA إلى أبحاث كورنبرج ومجموعته بجامعة استانفورد التى بدأت عام ١٩٥٦ على بكتريا القولون. فعندما حضن مستخلص خلايا بكتريا القولون مع مخلوط من الـ دي أوكس نيوكليوسيدات ثلاثية الفوسفات التى تحتوى على نظير الفوسفور ^{32}P فى الموضع الفا (α) (شكل ٢٣ - ٤) وجد أنه تتكون كمية صغيرة جداً من DNA الجديد الذى يحتوى على فوسفور ^{32}P فى مجموعة الفوسفات. وبعد عشر سنوات من الأبحاث المتواصلة فى معمل كورنبرج أمكن فصل الإنزيم الذى يحفز هذا التفاعل فى



شكل ٢٣ - ٤

دى أوكسى ريبونوكليوسيد ثلاثى الفوسفات الذى يحتوى على فوسفور مشع (^{32}P) فى الموضع الفا (α).

صورة متجانسة والذي سمي إنزيم بلمرة DNA (DNA polymerase). ويطلق على هذا الإنزيم الآن إنزيم بلمرة DNA الأول DNA Polymerase I، حيث أمكن بعد ذلك فصل إنزيمات بلمرة أخرى.

وإنزيم بلمرة DNA الأول يحفز إضافة وحدات دى اوكسى ريونيوكلوتيد خطوة خطوة إلى سلسلة DNA.



حيث dNMP و dNTP يشيران إلى دى اوكسى ريونيوكلوسيد ٥' - أحادى الفوسفات و ٥' - ثلاثى الفوسفات على التوالي. ويحتاج إنزيم بلمرة DNA إلى العناصر التالية لبناء سلسلة DNA:

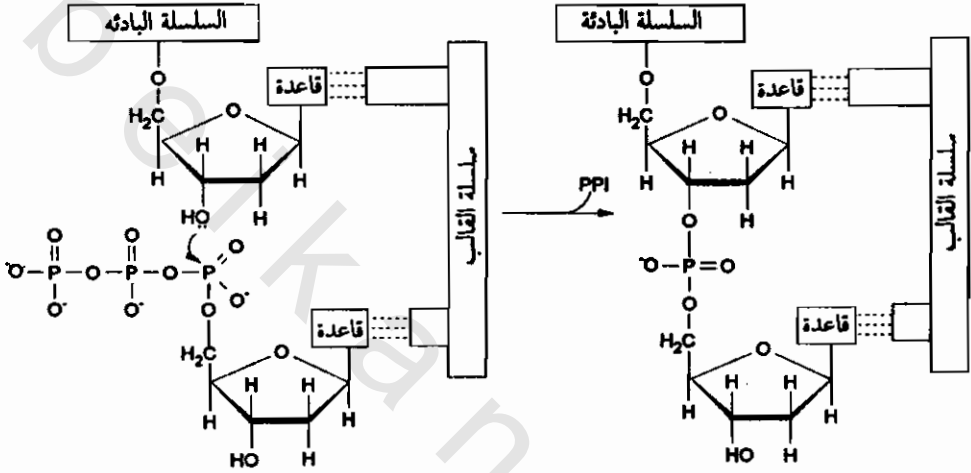
١ - الأنواع الأربعة من دى اوكسى ريونيوكلوسيد ٥' - ثلاثى الفوسفات، وهى دى اوكسى أدينوزين ثلاثى الفوسفات (dATP)، دى اوكسى جوانوزين ثلاثى الفوسفات (dGTP)، دى اوكسى ثايميدين ثلاثى الفوسفات (dTTP)، ودى اوكسى سايتوزين ثلاثى الفوسفات (dCTP). وسوف يستخدم الرمز المختصر dNTP للإشارة إلى جميع دى اوكسى نيوكليوسيدات ثلاثية الفوسفات. أيونات المغنسيوم ضرورية أيضا لهذا التفاعل.

٢ - يجب وجود سلسلة من DNA (أو RNA) تكون فيها مجموعة الهيدروكسيل الثالثة (3'-OH) حرة، فتعمل هذه السلسلة كبادئ primer يضاف إليها وحدات دى اوكسى ريونيوكلوتيد.

٣ - من الضروري تواجد DNA قالب الذى يمكن أن يكون سلسلة فردية أو حلزوناً مزدوجاً، إلا أن الهيئة المزدوجة تكون نشطة فقط عندما يكون خيطى الحلزون المزدوج منفكاً فى موضع أو أكثر.

وتفاعل استطالة السلسلة الذى يحفز بإنزيم بلمرة DNA يتم بالمهاجمة النيوكليوفيلية

بمجموعة الهيدروكسيل الثالثة (3-OH) في السلسلة البادئة على مجموعة الفوسفات ألفا في دي أوكسي ريبونوكليوسيد ثلاثي الفوسفات الجديد. وبذلك تتكون رابطة فوسفات ثنائية الإستر مع انفراد البيروفوسفات (شكل ٢٣ - ٥). أما التحلل اللاحق للبيروفوسفات يدفع تفاعل البلمرة إلى الامام. واستطالة سلسلة DNA تيسر في الاتجاه $5' \leftarrow 3'$.

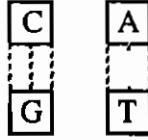


شكل ٢٣ - ٥

تفاعل استطالة السلسلة الذي يحفز بإنزيم بلمرة DNA.

إنزيم بلمرة DNA يأخذ التعليمات من القالب

يحفز إنزيم بلمرة DNA تكوين رابطة الفوسفات ثنائية الإستر فقط إذا كانت القاعدة في النيوكليوتيد القادم (الجديد) متامة مع القاعدة المقابلة في سلسلة القالب. فاحتمال تكوين الرابطة التساهمية يكون ضعيفاً جداً إلا إذا كوّنت القاعدة القادمة إزدواج من نوع واطسون وكريك مع القاعدة المقابلة على سلسلة القالب. وعلى ذلك فإن إنزيم بلمرة DNA عبارة عن إنزيم موجه بالقالب *templet - directed enzym*، وفي الحقيقة إنه أول إنزيم من هذا النوع تم اكتشافه.



الإرتباط المفضل الذى يتم بين زوجين من النيوكليوتيد (A مع T و G مع C) بواسطة الروابط الهيدروجينية الضعيفة - يطلق على هذا النوع من الإرتباط بارتباط واطسون وكريك حيث قد أقترح أول مرة بواسطة هذين العالمين.

وهناك عدة أدلة تجريبية والتي تشير إلى أن إنزيم بلمرة DNA يأخذ تعليماته من القالب وهى:

- ١ - بناء كمية محسوسة من DNA تتم فقط عند وجود النيوكليو سيدات ثلاثية الفوسفات الأربعة و DNA قالب.
- ٢ - إنزيم بلمرة DNA يمكن أن يقوم بإدماج بعض القواعد المشابهة. فعلى سبيل المثال يمكن لليوراسيل أو ٥ - برومو - يوراسيل أن تندمج فى موضع الثايمين.
- ٣ - يعتمد محتوى القواعد فى DNA المتكون حديثا على طبيعة القالب وليس على الكميات النسبية للنيوكليوتيدات. أضف إلى ذلك أن DNA الناتج يحتوى على نفس محتوى القواعد فى DNA القالب الحلزون المزدوج.

بكتريا القولون تحتوى أيضا على اثنين من إنزيمات بلمرة DNA الأخرى بعد مرور ١٥ عاما من اكتشاف إنزيم بلمرة DNA الأول فى بكتريا القولون أكتشف فى هذه البكتريا اثنين من إنزيمات البلمرة الأخرى الذى اطلق عليهما إنزيم البلمرة الثانى DNA Polymerase II وإنزيم البلمرة الثالث DNA polymerase III. وهذين الإنزيمين يشبهان إنزيم البلمرة الأول فى الأوجه التالية (جدول ٢٣ - ١):

- ١ - كل منهما يحفز البناء الموجه من القالب لجزئ DNA من دى اوكسى ريبونوكليوسيد ثلاثية الفوسفات.

٢ - كل منهما يحتاج إلى بادئ تكون فيه مجموعة الهيدروكسيل الثالثة (OH - 3) حرة.

٣ - البناء الحيوى لسلاسل DNA تكون فى الاتجاه ٥ ← ٣.

خواص إنزيمات البلمرة I و II و III من بكتريا القولون

Pol III	Pol II	Pol I	
+	+	+	البلمرة: ٥ ← ٣
+	+	+	التفكك الطرفي: ٣ ← ٥
+	-	+	التفكك الطرفي: ٥ ← ٣
-	-	+	بناء البوليمر الجديد
١٤٠	١٢٠	١٠٩	الوزن الجزيئي (كيلو دالتون)
٢٠ - ١٠		٤٠٠	عدد الجزيئات فى الخلية
١٥٠	٥	١٠	رقم التحول*

* عدد النيوكليوتيدات المبلرة عند ٣٧م / ثانية/ لكل جزيء من الإنزيم

+ و - يشيران إلى وجود أو غياب الخاصية المدونة على التوالى

وتختلف هذه الإنزيمات فى تفضيلها لهيئة القالب، فإنزيمى البلمرة الثانى والثالث يفضلان DNA مزدوج السلاسل الذى يحتوى على فجوه صغيرة، بالمقارنة فإن السلاسل الفردية القريبة من المناطق مزدوجة السلاسل تكون هى القالب المفضل للبوليمريز الأول. ويختلف أيضا المعدل الحفزى لهذه الإنزيمات خارج الخلايا، فيضاف ١٠ نيوكليوتيدات فى الثانية بواسطة إنزيم البلمرة الأول و ٥ نيوكليوتيد فى الثانية بواسطة إنزيم البلمرة الثانى، بينما يضاف ١٥٠ نيوكليوتيد فى الثانية بواسطة إنزيم البلمرة الثالث. كذلك نجد أن انزيم البلمرة الأول والثالث لهما أيضا ثلاثة أنشطة انزيمية. فبالإضافة إلى نشاط البلمرة، فإن هذين الإنزيمين لهما القدرة على تفكيك DNA تصاعديا من طرف مجموعة الهيدروكسيل الثالثة الحرة، (5 → 3 exonuclease) أو من طرف مجموعة الهيدروكسيل الخامسة الحرة (3 → 5 exonuclease).

وهنا نتساءل - ما هو الدور الذى تقوم به هذه الانزيمات داخل الخلايا؟. وكما

سنرى بعد قليل أن متراكب إنزيمى يحتوى على إنزيم البلمرة الثالث يكون مسئولاً عن بناء معظم أجزاء DNA الجديدة، إنزيم البلمرة الأول من ناحية أخرى يزيل الجزء البادئ ويملاً الفجوات، أما الدور الذى يقوم به إنزيم البلمرة الثانى فليس معروفاً حتى الآن.

إنزيم البلمرة الثالث عبارة عن تجمع من سبع وحدات عديد بيتيد

يعمل إنزيم البلمرة الثالث DNA Polymerase III (Pol III) داخل الخلايا كجزء من متراكب إنزيمى مؤلف من وحدات فرعية عديدة هو Pol III holoenzyme الذى يتألف على الأقل من سبعة أنواع من عديد البيتيد (جدول ٢٣ - ٢). أحد هذه

جدول ٢٣ - ٢

مكونات DNA Polymerase III Holoenzyme

الوحدة الفرعية	الكتلة (كيلودالتون)
الفا (α)	١٣٠
إبسلون (ε)	٢٧,٥
ثيتا (θ)	١٠
تاو (τ)	٧١
جاما (γ)	٥٢
دلتا (δ)	٣٢
بيتا (β)	٤٠,٦

الوحدات الفرعية α و ε و θ هي مكونات Pol III

الوحدات الفا (α) تقوم بنشاط التفكك الطرفى ٥ ← ٣ (3' → 5' exonuclease) بالإضافة إلى وظيفة البلمرة، بينما عديد البيتيد إبسلون (ε) يقوم بوظيفة التفكك الطرفى ٣ ← ٥ (5' → 3' exonuclease). وواحد أو أكثر من عديد البيتيد الباقية ترتبط بجزئ ATP اللازم لـ Pol III لبدء البناء على نهايه RNA البادئ، أما وظيفة وحدات عديد البيتيد الباقية فليست معروفة.

تكرر DNA فى بكتريا القولون

أوضحت الدراسات البيوكيميائية والوراثية الحديثة أن عملية تكرر DNA فى بكتريا القولون يحتاج بالإضافة إلى إنزيمات البلمرة إلى أكثر من خمسة عشر إنزيما وبروتيناً أخرى. فعلمية التكرر تتم فى عدد كبيرة من الخطوات المتتالية التى تشمل التعرف على منشأ بدأ التكرر وفك الحلزون المزدوج وفصل سلاسل القالب بعيداً عن بعضها والبدأ فى بناء السلاسل الجديدة واستطالة السلاسل الجديدة وازدواج السلال مع بعضها ووقف البناء. وكل هذه العمليات السابقة تتم بمعدل كبير، كما تتم عملية التكرر بدقة متناهية. ويطلق على المتراكب الذى يحتوى على جميع الإنزيمات والعوامل المساعدة التى تشترك فى عملية بناء DNA جديد بنظام تكرر DNA (DNA replicase system) أو ربليسوم replisome. والآن دعنا نوضح خطوات تكرر DNA فى بكتريا القولون بشيء من التفصيل.

عملية التكرر تبدأ عند مواضع محددة تعرف بأصول التكرر

هل يبدأ تكرر DNA من أى مكان فى الكروموسوم أو أن هناك مواضع محددة تبدأ عندها عملية التكرر؟. فنجد أن تكرر DNA عملية على درجة كبيرة من الدقة وعلى ذلك فإن بدأ التكرر من مواضع محددة هى الأكثر احتمالاً. ففى البكتريا وعديد من الفيروسات التى تنمو فى الخلايا مميزة النوى وجد أن عملية التكرر تبدأ من موضع محدد فى جزيء DNA يطلق عليه منشأ أو أصل التكرر replication origin. ومنشأ التكرر فى بكتريا القولون عبارة عن تتابع خاص من ٢٤٥ زوج من القواعد تعرف بالموضع oriC. وهذا التتابع يحتوى على منطقة من تسعة أزواج من القواعد التى تتكرر أربع مرات والتى يمكن أن ترتبط ببروتين خاص يدعى dna A فى حاله بكتريا القولون، ويمثل معقد البروتين مع هذه القطعة من DNA إشارة بدء التكرر. ولكن كيف يقوم بروتين dna A بوظيفته فإنه غير معروف، لكن أحد الاحتمالات هو أنه ربما ينشئ موضع يكون مناسباً لتجميع الوحدات الفرعية السبعة لـ DNA Pol III لتكوين holoenzyme النشط.

تحتوى جزيئات DNA فى الخلايا مميزة النواة كما سيتضح فيما بعد على عدد كبير

من مواضع أصول التكرّر التى يبدأ عندها عملية التكرّر فى نفس الوقت وذلك لضمان إتمام عملية التكرّر فى وقت مناسب نظراً لكبير حجم هذه الجزيئات.

DNA الحلقي يتكرر فى اتجاهين

أوضحنا فى الفصل السابق أن جزيء DNA البكتيرى وعدد كبير من جزيئات DNA الفيروسية عبارة عن حلزون مزدوج حلقي. والسؤال الآن هو كيف يتم تكرّر DNA الحلقي؟. فهل ينشطر جزيء DNA الحلقي أولاً ليُكوّن جزيء خطى قبل عملية التكرّر، أم تتم عملية التكرّر وهو فى الصورة الحلقية؟. للإجابة على هذا السؤال قام جون كارنز John Cairns عام ١٩٦٣ بأحد التجارب المهمة مستخدماً فيها طريقة التصوير الإشعاعى الذاتى autoradiography التى أوضحت أن DNA فى بكتريا القولون يتكرر وهو فى الصورة الحلقية المغلقة.

فعندما نمت بكتريا القولون فى بيئة تحتوى على الثايمين المعلوم بالنظير المشع للهيدروجين (التريتيوم ^3H) ثم فصلت جزيئات DNA بعناية ثم نشرت على شريحة فوتوغرافية حساسة للجسيمات بيتا - التى يتكون عليها أثر من حبيبات الفضة للأجزاء المشعة - وجدا أن DNA المفصول أثناء عملية التكرّر يظهر فيه عقدة (حلقة) إضافية نشطة إشعاعياً، حيث يظهر الجزيء فى صورة الحرف اللاتينى ثيتا (θ) (شكل ٢٣ - ٦). وهذا التركيب ثيتا يوضح أن جزيء DNA يحافظ على هيئته الحلقية أثناء عملية التكرّر.

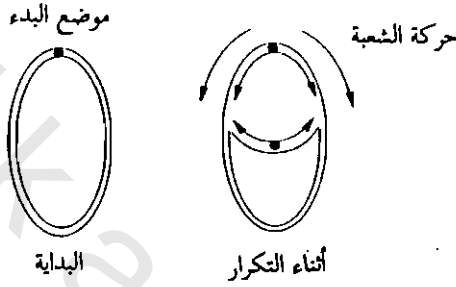


شكل ٢٣ - ٦

مخطط بيانى لكروموسوم بكتريا القولون أثناء عملية التكرّر. الخيوط الحلقية المتصلة تعبر عن DNA الأبوى بينما الخيوط غير الحلقية تمثل الخيوط المبتنية حديثاً.

أعتقد فى بادئ الأمر أن عملية التكرّر تبدأ من نقطة ثابتة فى DNA الأبوى وتتحرك

في اتجاه واحد حول جزئ DNA، لكن التجارب التي أُجريت حديثاً على كروموسوم بكتريا القولون أوضحت أن عملية التكرار تبدأ من نقطة واحدة ولكن تتحرك في الاتجاهين متضادين في نفس الوقت وبنفس السرعة إلى أن يتقابلا. وبلكمات أخرى فإن هناك شعبتى تناسخ تبدأان من نفس النقطة ولكن تتحرك إحداهما في اتجاه حركة عقرب الساعة، بينما الأخرى تتحرك في اتجاه مضاد لحركة عقرب الساعة حول الكروموسوم الحلقي (شكل ٢٣ - ٧). وتتقابل شعبتى التناسخ وانتهاد عملية التكرار ينفصل المزدوجان الحلقيان الجديدان الكاملان الذى يحتوى كل منهما على خيط قديم وخيط جديد.

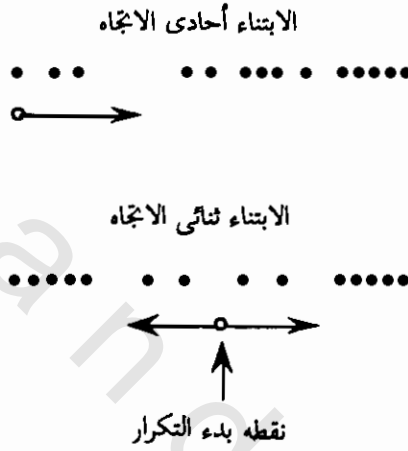


شكل ٢٣ - ٧

مخطط بيانى للتكرار ثنائى الإتجاه. تبدأ شعبتى التناسخ من نقطة منشأ واحدة ولكن أحدهما يتحرك فى إتجاه حركة عقرب الساعة أما الشعبة الأخرى تتحرك فى الإتجاه المضاد.

ولقد تم التحقق من ميكانيكة التكرار ثنائى الاتجاه فى كروموسوم بكتريا القولون باستخدام طريقة التصوير الإشعاعى الذاتى. فسميت بكتريا القولون فى بداية تكرر الكروموسوم فى وسط يحتوى على ثابمين يحتوى على كمية متوسطة من التريتيوم المشع، وبعد عدة دقائق من التحضين نقلت البكتريا إلى وسط يحتوى على ثابمين يحتوى على مستوى عالى من التريتيوم المشع. ولقد استخدم مستويين من النشاط الإشعاعى فى هذه التجربة للحصول على نوعين من أثر حبيبات الفضة فى شريحة التصوير الإشعاعى الذاتى، أحدهما أثر منخفض الكثافة يقابل أجزاء DNA التى تتكون فى البداية والثانى أثر عالى الكثافة يقابل أجزاء DNA التى تتكون مؤخرًا. فإذا كانت عملية التكرار أحادية الاتجاه unidirectional فإن الحبيبات منخفضة الكثافة تتواجد عند

أحد الأطراف بينما الجيببات عالية الكثافة تكون عند الطرف الآخر. من ناحية أخرى إذا كان التكرار ثنائى الاتجاه bidirectional فإن وسط الأثر يكون منخفض الكثافة (شكل ٢٣ - ٨). والذي تم الحصول عليه فى هذه التجربة هو الأثر من النوع الأخير الذى كانت فيه الجيببات الكثيفة فى كلا الطرفين بينما الجيببات المنخفضة الكثافة كانت فى الوسط والذي يشير إلى أن تكرار كروموسوم بكتريا القولون يكون ثنائى الاتجاه. والعنصر الوراثى مثل الكروموسوم البكتيرى الذى يشكل وحدة مستقلة لتكرار DNA والذي يكون قادر على التكرار تحت تحكمه الذاتى يسمى الريپليكون replicon.



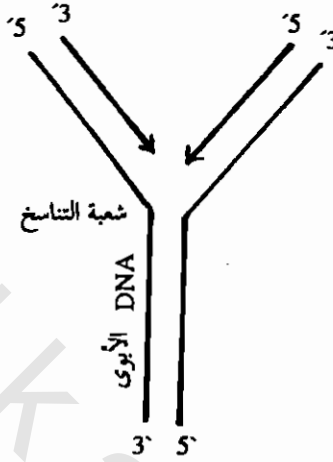
شكل ٢٣ - ٨

نماذج التصوير الإشعاعى الذاتى المتوقعة للتكرار أحادى الاتجاه والتكرار ثنائى الاتجاه عندما تنتقل البكتريا من وسط يحتوى على ثايمين متوسط الإشعاع إلى وسط يحتوى على ثايمين عالى الإشعاع.

أحد خيطى DNA تُبنى بطريقة غير مستمرة

من المعروف أن خيطى DNA الأبوى عند شعبة التناسخ يعملان كقالب لبناء DNA الجديد. لكنه من المعروف أيضاً أن خيطى DNA الأبوى متضادين فى الإِتجاه وهذا يتطلب أن يكون بناء أحد الخيطين فى الإِتجاه ٥ ← ٣ وفى الإِتجاه ٣ ← ٥ للخيط

الآخر (شكل ٢٣ - ٩). مع ذلك فإن جميع إنزيمات بلمرة DNA المعروفة تبني DNA في الاتجاه ٥' ← ٣' وليس في الاتجاه ٣' ← ٥'. كيف يظهر إذن أن أحد خيطي DNA البنوي باستخدام طرق الفصل الضعيفة كما لو أنه ينمو في الاتجاه ٣' ← ٥'.

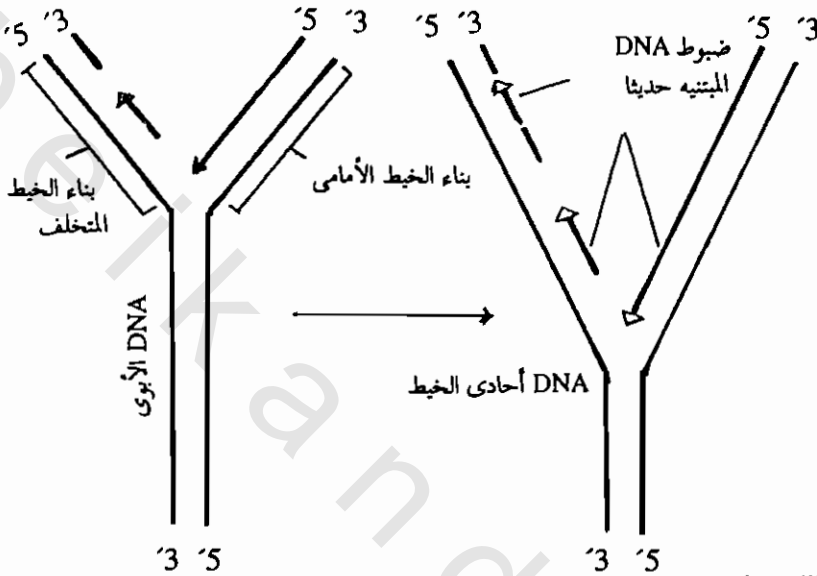


شكل ٢٣ - ٩

استخدام طرق الفصل الضعيفة أظهرت أن اتجاه بناء DNA يكون في الاتجاه ٥' ← ٣' لأحد الخيطين الجديدين وفي الاتجاه ٣' ← ٥' للخيط الآخر. لكن في الحقيقة فإن كلا الخيطين يبني في الاتجاه ٥' ← ٣' كما هو واضح في شكل (٢٣ - ١٠)

استطاع الياباني رييجي أوكازاكي Reiji Okazaki من الإجابة على هذا السؤال في أواخر الستينات عندما لاحظ أن نسبة كبيرة من خيوط DNA المتكونة حديثاً توجد في صورة أجزاء صغيرة. وهذه الوحدات تحتوي على حوالي ألف من النيوكليوتيدات (تُعرف بأجزاء أوكازاكي Okazaki fragments) وتظهر بجوار شعبة التناسخ. ولقد فسرت هذه النتائج على أساس أن عملية التكرار تتم في الاتجاه ٥' ← ٣' لكل من الخيطين الجديدين. فتتم عملية البناء لأحد الخيطين بصورة مستمرة بينما الخيط الجديد الآخر يُبنى بصورة غير مستمرة أي تتم عملية البناء في صورة أجزاء التي ترتبط مع بعضها بعد ذلك بواسطة إنزيم DNA ligase بتقدم عملية التناسخ (شكل ٢٣ - ١٠). والخيط الذي يُبنى بصورة مستمرة يُعرف بالخيط الأمامي (القيادي) leading strand، بينما ذلك

الذى يُبنى بصورة غير مستمرة فيعرف بالخيط المتخلف (المتباطم) lagging strand حيث يتخلف بناؤه عن الخيط الأمامى. وهذا الاختلاف فى معدل النمو بين الخيط الأمامى والخيط المتخلف ينشأ عنه قطاع صغير من DNA الأبوى وحيد السلسلة عند شوكة التناسخ.



شكل ٢٣ - ١٠

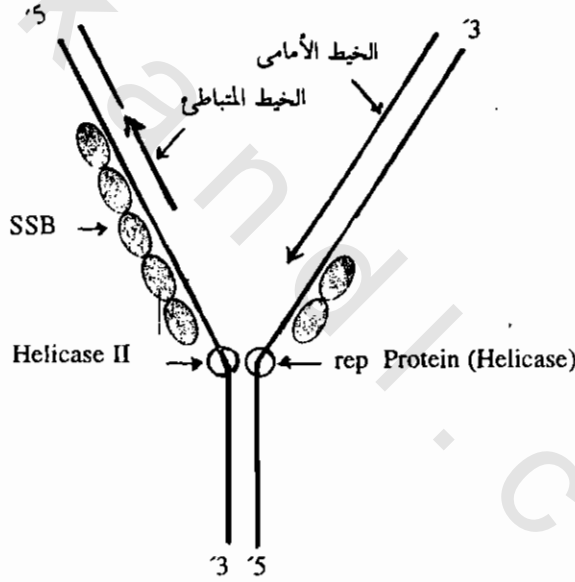
مخطط بياني لشعبة التناسخ. كل من خيطى DNA يبني فى الإتجاه ٥ ← ٣. الخيط الأمامى يُبنى بصورة مستمرة بينما الخيط المتخلف يبني فى صورة أجزاء صغيرة (أجزاء اكازاكى) التى ترتبط ببعضها تساهميا بتقديم عملية التناسخ.

عملية التكرار تحتاج أولاً إلى فصل فيزيائى لسلسلتى DNA

أوضحنا أن عملية التكرار تبدأ عند موضع محدد فى جزى DNA البكتيرى وعند عديد من المواضع فى جزيئات DNA فى الخلايا مميزة النواه. كما أوضحنا أيضاً أن DNA يوجد فى هيئة حلزون مزدوج حيث يلتف خيطى DNA حول بعضهما ويتماسكا بواسطة الروابط الهيدروجينية بين القواعد المتقابلة فى الخيطين. ويتضح من ذلك أنه يجب أولاً فصل خيطى DNA الأبوى على الأقل فى قطاعات صغيرة يحتوى كل منها

على أصل من أصول بدء التكرار حتى يمكن لإنزيمات البلمرة من قراءة تتابع القواعد على خيطي القالب.

أوضحت الدراسات الحديثة أن الحلزون المزدوج الأبوي في بكتريا القولون يفتح عند شعبة التناسخ بواسطة اثنين من البروتينات التي تعرف بـ helicase الذي يستخدم كل منهما طاقة تحلل جزيئات ATP لفصل زوج من القواعد. الأول rep protein (أو helicase) يرتبط بالخيط الذي يُوجّه بناء الخيط الأمامي ويتحرك في الاتجاه 3 ← 5، والبروتين الآخر helicase II يرتبط بالقالب الذي يُوجّه بناء الخيط المتخلف ويتحرك في الاتجاه 5 ← 3 (شكل ٢٣ - ١١). وكل من الخيطين المفصولين في DNA الأبوي تتفاعل بعد ذلك مع عدة جزيئات من بروتين الربط لـ DNA فردى الخيط

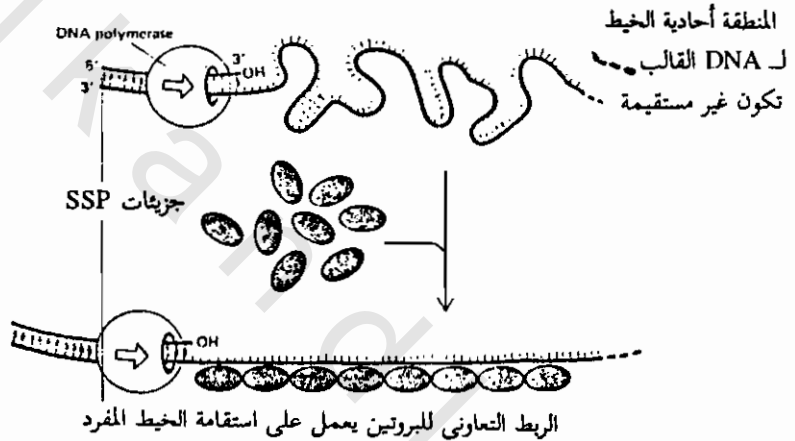


شكل ٢٣ - ١١

يُعتقد أن DNA الحلزون المزدوج يفتح في مقدمه شوكه التناسخ بمعدل سريع بالتأثير المشترك لانزيم DNA helicase وبروتين الربط للخيط الفردي لـ DNA (SSB). الـ rep protein يتحرك على قالب الخيط الأمامي في الاتجاه 3 ← 5، بينما helicase II يتحرك على قالب الخيط المتباطئ في الاتجاه 5 ← 3.

Single Strand DNA - Binding Protein (SSB) (يعرف أيضا بالبروتين المفكك (helix ` destabilizing). والدور الذى يقوم به بروتين الربط هو تثبيت الخيوط الفردية المتكونة بواسطة إنزيم helicase بحيث تتمكن هذه المناطق المنفكة من العمل كقالب (شكل ٢٣ - ١١).

وبروتين الربط يرتبط فقط بالخيوط الفردية ولا يرتبط مباشرة بأجزاء DNA فى هيئة الحلزون المزدوج، إلا أنه يقلقل DNA الحلزون المزدوج بإرتباطه بالأجزاء أحادية الخيط. والدور الذى يقوم به هو فرد هيكل الخيوط الفردية وجعل القواعد فيها متاحة للإزدواج مع القواعد القادمة (شكل ٢٣ - ١٢).



شكل ٢٣ - ١٢

توضيح تأثير بروتين الربط (SSB) على هيئة الخيط الفردى لـ DNA. فتتجمع جزئيات هذا البروتين فى هيئة عنقودية طويلة التى تقوم بفرد الخيط والتى تساعد عملية البناء للخيط الجديد.

البناء الحيوى لـ DNA يحتاج إلى RNA بادئ

السؤال الذى يطرح نفسه الآن هو كيف يبدأ البناء الحيوى لجزئى DNA ؟. فكما ذكرنا سابقا فإن إنزيمات بلمرة DNA تحتاج إلى بادئ primer تكون فيه مجموعة الهيدروكسيل الثالثة (3-OH) حرة وذلك لبدء تفاعلات البلمرة فى بناء DNA. فما

هو البادئ إذن في بناء الخيوط الجديدة؟. المعلومات الأولى عن طبيعة البادئ استمدت من مشاهدة أن أجزاء أو كازاكي ترتبط من الطرف 5 بسلسلة قصيرة من RNA تحتوي على 1 - 10 نيوكليوتيد والتي تكون متتامة مع DNA القالب. هذه النتائج أدت إلى الاقتراح بأن RNA هو البادئ لبناء DNA. ولقد اتضح فيما بعد أن الإنزيم الذى يبنى قطع RNA البادئ فى أجزاء او كازاكي هو إنزيم RNA Primase. وانزيم Primase فى بكتريا القولون عبارة عن سلسلة عديدة بيتيد فردية وزنها الجزيئى 60 كيلو دالتون، ولا يكون هذا الانزيم فعّالاً بذاته إلا إذا ارتبط مع سته أو سبع سلاسل عديدة بيتيد أخرى ليكون تجمع يعرف بـ Primosome. وهذا المعقد البروتينى يتحرك فى الاتجاه 5 ← 3 على قالب الخيط المتخلف ليكون أجزاء من RNA التى تعمل كبادئ لأجزاء أو كازاكي.

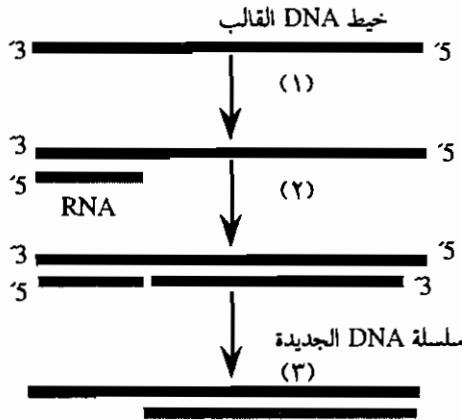
بدء بناء الخيط الأمامى يتم خارج الخلية (فى أنبوبه الاختبار) فى وجود RNA Pol- ymerase أو Primase، إلا أنه يستحث بدرجة كبيرة عند تواجد كلا الازيمين. لذلك يعتقد ان هذين الازيمين يعملان متعاونين داخل الخلية لبدء بناء الخيط الأمامى.

ويبدو من ذلك أن تكرر DNA فى بكتريا القولون يتم بالصورة التالية (شكل 23 - 13):

1 - يقوم إنزيم Primase فى حالة الخيط المتخلف (أو إنزيم Primase + إنزيم RNA Polymerase فى حالة الخيط الأمامى) ببناء سلسلة قصيرة من RNA (10 نيوكليوتيدات) التى تكون متتامة مع خيط DNA القالب. وهذه الإنزيمات بالمقارنة بإنزيم DNA Polymerase لا تحتاج إلى بادئ لبدء تفاعل البلمرة.

2 - مجموعة الهيدروكسيل الثالثة (3-OH) فى وحدة الريبونيوكلبيوتيد الطرفية فى سلسلة RNA تعمل كبادئ لبناء خيط DNA جديد بواسطة DNA Polyme- rase holoenzyme. ومعظم DNA الجديد يبنى بواسطة هذا المتراكب الإنزيمى.

3 - تفصل سلسلة RNA البادئ من الجزء المهجن DNA - RNA بواسطة إنزيم بلمرة DNA الأول DNA Polymerase I.



شكل ٢٣ - ١٣

بدء البناء الحيوى لجزئى DNA

(١) يقوم إنزيم Primase ببناء سلسلة قصيرة من RNA تكون متتامة مع خيط DNA القالب.

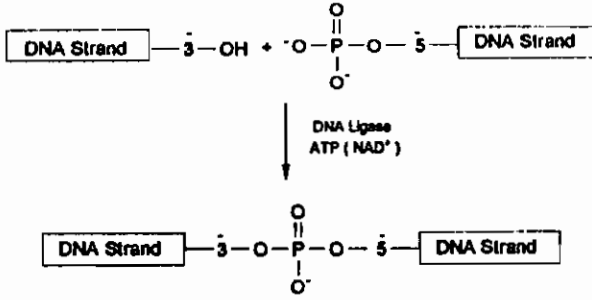
(٢) سلسلة RNA المتكونه تعمل كبادئ لبناء سلسلة DNA جديدة.

(٣) فصل سلسلة RNA التى تترك فجوة تملأ بعد ذلك بواسطة إنزيم البلمرة الأول.

٤ - إزالة سلاسل RNA تترك فجوات بين أجزاء DNA، وتملاً هذه الفجوات بواسطة إنزيم البلمرة الأول الذى يكون مناسباً لبناء DNA استجابة للتعليمات الموجهة من القالب أحادى الخيط.

انزيم DNA Ligase يربط أجزاء DNA

يقوم إنزيم البلمرة الأول كما أوضحنا سالفا ببناء DNA فى مواضع RNA البادئ الذى يزال من أجزاء اوكازاكي ولكنه لا يستطيع ربط سلسلتى DNA بين هذه الأجزاء. لذلك يقوم إنزيم آخر وهو DNA ligase بربط أجزاء اوكازاكي وكذلك غلق DNA الحلقى بعد تكوين الخيط الأمامى. فيحفز إنزيم DNA ligase تكوين رابطة فوسفات ثنائية الإستر بين سلسلتى DNA (شكل ٢٣ - ١٤). ويحتاج هذا الإنزيم إلى مجموعة OH حرة عند الطرف ٣' لأحد سلسلتى DNA ومجموعة فوسفات عند الطرف ٥' للسلسلة الأخرى. كما يحتاج تكوين رابطة الفوسفات ثنائية الإستر بين هاتين



شكل ٢٣ - ١٤

إنزيم DNA ligase يحفز ارتباط سلسلتى DNA اللتان يُكوِّنان جزءاً من جزيئ حلزون مزدوج.

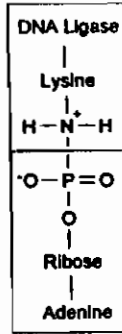
المجموعتين إلى طاقة التي تستمد من NAD^+ في حالة بكتيريا القولون والبكتيريا الأخرى، بينما في الخلايا الحيوانية والفيروسات البكتيرية فإن التفاعل يدفع بواسطة ATP.

وأحد الخصائص الأخرى لإنزيم DNA ligase أنه لا يستطيع ربط جزيئين من DNA فردى الخيط، ولكن يجب أن تكون سلسلتى DNA اللذان يرتبطا بواسطة الإنزيم جزءاً من DNA الحلزون المزدوج. ومعنى ذلك أن إنزيم DNA ligase يغلّق الكسور الموجودة في العمود الفقري لـ DNA الحلزون المزدوج. وهذه العملية تعتبر أساسية للبناء الطبيعي لـ DNA وإصلاح DNA التالف وكذلك في ربط سلاسل DNA في الاتحادات الوراثية الجديدة.

والتفاعل الذي يحفز بإنزيم DNA ligase يتم في ثلاثة خطوات:

١ - يتفاعل ATP (أو NAD^+) مع DNA ligase ليتكوّن معقد من الإنزيم و AMP، حيث يكون ارتباط AMP بالإنزيم عن طريق مجموعة الأمينو إيسلون للحمض الأميني لايسين في الإنزيم خلال رابطة فوسفواميد Phosphoamide (شكل ٢٣ - ١٥).

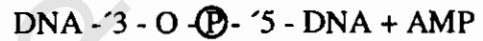
٢ - في الخطوة التالية تنقل مجموعة AMP من الإنزيم إلى مجموعة الفوسفات في الطرف ٥' لـ DNA، وبذلك تنشط مجموعة الفوسفات.



شكل ٢٣ - ١٥

المركب الوسيط (إنزيم - AMP).

٣ - والخطوة الأخيرة هي مهاجمة نيوكلوفايلية بواسطة مجموعة OH - 3' على مجموعة الفوسفات المنشطة وتكوين رابطة الفوسفات ثنائية الإستر وانفراد AMP.

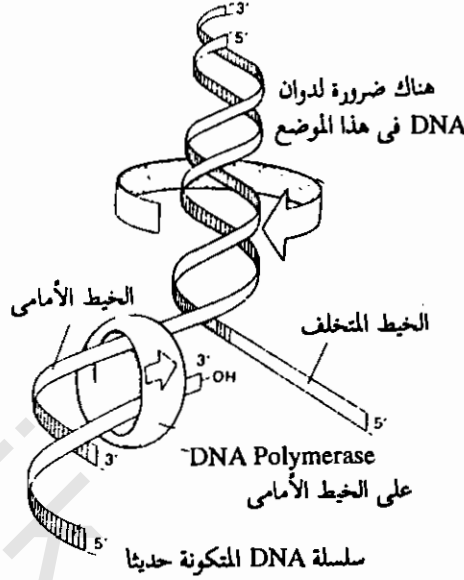


شكل ٢٣ - ١٦

ميكانيكية التفاعل الذى يحفز بواسطة إنزيم DNA ligase.

بعض البروتينات الخاصة الأخرى تمنع تشابك (التواء) DNA

سوف نناقش الآن أحد المشاكل الهندسية المصاحبة لتكرر DNA ألا وهي لف DNA أثناء عملية التكرر. فتكوين عشرة أزواج من القواعد عند شعبة التناسخ أثناء عملية التكرر يتطلب دوران DNA الأبوى دورة كاملة حول محوره (شكل ٢٣ - ١٧)، وإلا ستنشأ حلزنة زائدة (التواء) فى DNA الأبوى أمام شوكة التناسخ. وعلى ذلك فإنه يتحرك



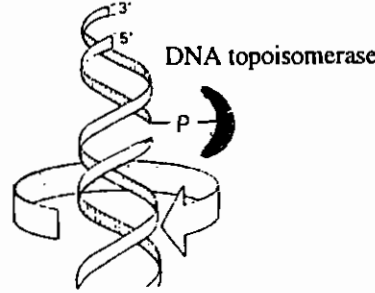
شكل ٢٣ - ١٧

توضيح لمشكلة الالتواء التي تحدث أثناء تكرار. فبتحرك شوكة التناسخ بمعدل ٥٠٠ نيوكليوتيد في الثانية فإن الحلزون الأبوي يجب أن يدور بمعدل ٥٠ دورة في الثانية.

شوكة التناسخ فإن جزء الكروموسوم الموجود أمامها يجب أن يدور بسرعة وهي عملية تتطلب إضافة كمية كبيرة من الطاقة في حالة الكروموسومات الطويلة. ويعتقد أن أحد أنواع البروتينات التي تعرف بإنزيم التشكل المكاني لـ DNA (DNA topoisomerase) (في الكائنات غير مميزة النواه يعرف هذا البروتين بإنزيم اللف أو الدوران DNA gyrase) يحل هذه المشكلة عن طريق تكوين وصلة مترواحة Swivel تسمح بدوران الحلزون المزدوج الأبوي أمام شوكة التناسخ.

ويمكن النظر إلى DNA topoisomerase على أنه نيوكليز عكس-reversible nu-clease الذي يقوم أولاً بتفكيك مؤقت لأحد خيوطي DNA ثم يرتبط تساهمياً بالنهاية المنفكّة. والموضع المنفك مؤقتاً بواسطة DNA topoisomerase يسمح لـ DNA الحلزون من الدوران على أي من جانبي الكسر حول رابطة الفوسفات ثنائية الإستر،

تكرر حمض دى اوكسى ريبونوكلييك —————
 وبذلك يُزيل أى إجهاد متراكم نتيجة للالتواء (شكل ٢٣ - ١٨). ونظراً لأن الإرتباط
 بين البروتين و DNA ذو طاقة مرتفعة نسبياً فإن تفاعل التفكك يكون عكسياً وبذلك
 يغلِق الجزء المكسور بمجرد انفصال البروتين.



شكل ٢٣ - ١٨
 رسم بيانى لتفاعل DNA topoisomerase الذى يقوم بفتح أحد خيطى DNA وبذلك يسمح
 بدوران DNA الأبوى أمام شوكة التناسخ.

الأحداث الجزيئية لتكرر DNA فى بكتريا القولون

المعلومات المتاحة فى الوقت الحاضر للأحداث الجزيئية لتكرر DNA فى بكتريا القولون
 يمكن تلخيصها فى شكل (٢٣ - ١٩) وجدول (٢٣ - ٣). والخصائص المميزة لهذه
 العملية هو اشتراك عدد كبير من البروتينات، فقد أوضح التحليل الوراثى والبيوكيميائى
 اشتراك ١٥ نوعاً من البروتينات على الأقل فى تكرر DNA. وهنا نتساءل - لماذا تكون
 عملية تكرر DNA على درجة كبيرة من التعقيد؟. من الواضح أن التعقيد فى نظام
 التكرر. ربما يكون ضرورياً لضمان مرتفعة من الدقة فى عملية التكرر.

إنزيمات بلمرة DNA تصحح الأخطاء فى DNA

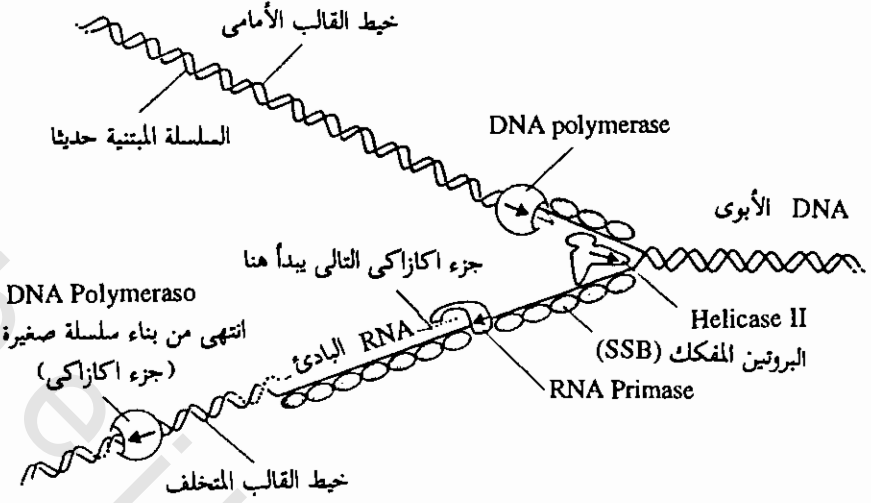
أوضحت الدراسات الوراثية أن تكرر DNA فى بكتريا القولون يتم بخطأ لا يتجاوز
 نيوكليوتيد واحد لكل ١٠ - ١٠٠ نيوكليوتيد. ونظراً لأنه يوجد حوالى $4,5 \times 10^6$
 زوج من القواعد فى كروموسوم بكتريا القولون فإنه من المتوقع دخول نيوكليوتيد واحد

البروتينات التي تشترك في تكرار DNA في بكتريا القولون

الوظيفة	البروتين
يُفكِّك DNA الحلزون	helicase
يُثَبِّت المناطق أحادية الخيط	SSB
يسمح بدوران DNA الحلزون في مقدمة شوكة التناسخ لإزالة الإجهاد الناتج عن الدوران	DNA topoisomerase (DNA gyrase)
يبنى RNA البادئ	Primosome (Primase)
يبنى سلسلة DNA الجديدة على خيط القالب	DNA Polymerase III holoenzyme
يزيل البادئ ويملأ الفراغات	DNA Polymerase I
يربط أطراف أجزاء DNA في الخيط المتخلف	DNA ligase
يرتبط بموضع أصل التكرار	Dna A

بطريق الخطأ لكل ١٠٠٠٠٠ خلية تدخل في إنقسام واحد. ولقد اعتقد في بادئ الأمر أن الدرجة المرتفعة من الدقة في تناسخ المعلومات الوراثية يرجع أساساً إلى ازدواج القواعد بين سلسلة القالب والسلسلة المتكونة حديثاً، إلا أن الدراسات الحديثة أوضحت أنه إذا اقتصر دقة عملية التناسخ على ازدواج القواعد فقط فإن تكرار الخطأ يكون أكبر من ذلك بكثير، حيث يبلغ الإندماج الخاطئ نيوكليوتيد واحد لكل ١٠ - ١٠٠ نيوكليوتيد.

ولقد أوضحت الأبحاث التالية أن الدقة في تكرار DNA ربما ترجع إلى الوظائف الإضافية لإنزيمات بلمرة DNA. فقد أشرنا من قبل أن إنزيمات البلمرة الأولى والثانية لها القدرة على إزالة وحدات النيوكليوتيد من الطرف ٣ في اتجاه مضاد لإتجاه عملها

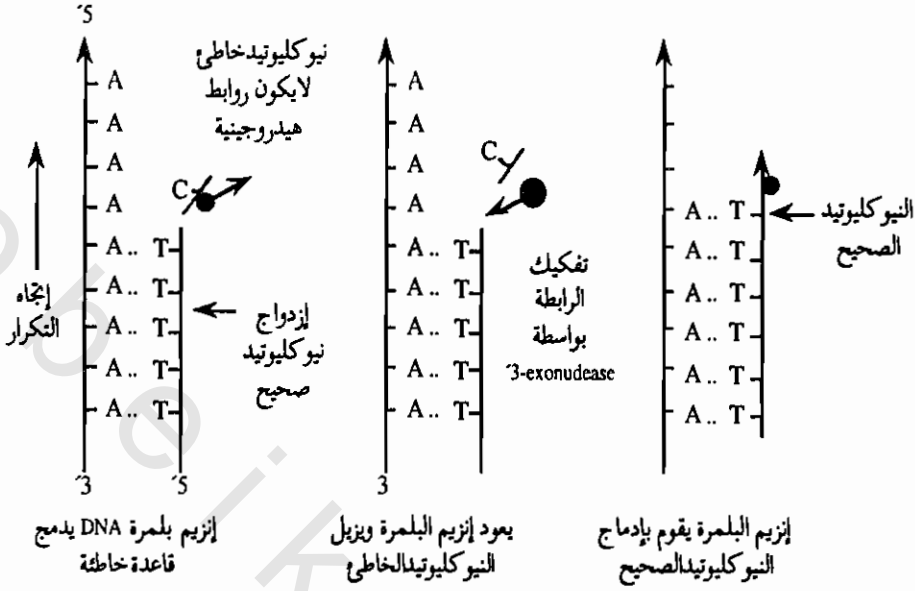


شكل ١٣ - ١٩

رسم تخطيطى للأحداث الإنزيمية عند شعبة التناسخ فى بكتريا القولون.

كإنزيمات بلمرة. وهذه الوظيفة الإضافية تُمثل وسيلة لتصحيح الأخطاء فى سلاسل DNA الجديدة. فإذا إدمجت أحد القواعد الخاطئة بواسطة إنزيم البلمرة، فإن للإنزيم القدرة على كشف فشلها فى تكوين الإندماج الصحيح مع القاعدة المقابلة فى القالب. وبذلك يعود الإنزيم ويزيل النيوكليوتيد الخاطيء من الطرف ٣' للسلسلة، ثم يعود الإنزيم بعد ذلك ليضيف القاعدة الصحيحة فى الاتجاه ٥' ← ٣' الطبيعى، وعلى ذلك فإنه يتم فحص كل نيوكليوتيد مضاف بتحريك شعبة التناسخ عبر نخيط القالب (شكل ٢٣ - ٢٠).

ولقد اوضحت الدراسات التركيبية أن إنزيم البلمرة يحتوى على شق cleft موجب الشحنة قطره ٢٠ المجسوم الذى يرتبط به DNA. ومن المحتمل أن يحدث غلق لهذا الشق بعد ارتباط DNA وبذلك فإن DNA يمكن ان ينزلق فقط إلى الامام أو الخلف خلال الشق. وعلى ذلك فإن DNA المحتوى على أحد القواعد الخاطئة التى لا تستطيع الازدواج مع القاعدة المقابلة يكون له هيئة مشوهة التى لا تسمح له بالانزلاق بسهولة خلال الشق. وعندما يحدث ذلك فإن DNA المشوهة ربما يتحرك إلى الخلف حيث يقترب من مركز نشاط 3'-5' exonuclease فى الانزيم الذى يزيل القاعدة المدمجة الخاطئة.



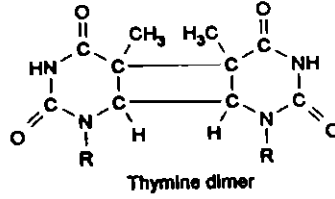
شكل ٢٣ . ٢٠

تصحيح الإدماج الخاطئ للنيوكليوتيد بواسطة نشاط 3' - exonuclease لإنزيم بلمرة DNA .

الأضرار التي تحدث في DNA يتم إصلاحها بصورة مستمرة

تحدث أضرار متنوعة لجزيئات DNA بواسطة عوامل كيميائية وفيزيائية مختلفة، لذلك فإن الخلايا تحتوي على ميكانيكيات لإصلاح مثل هذه الأضرار. وتشمل هذه الأضرار تغيرات في القواعد أو فقدها، تفكك رابطة الفوسفات ثنائية الإستر، والإرتباط المستعرض بين خيطي DNA. وتنتج هذه الأضرار بواسطة الإشعاع المؤين (أشعة إكس وأشعة جاما والأشعة الكونية)، والأشعة فوق البنفسجية، وبواسطة العديد من الكيماويات. وكثير من هذه الأضرار يمكن إصلاحها وذلك لأن المعلومات الوراثية مخزنة في كلا خيطي الحلزون المزدوج، ولذلك فإن المعلومات التي تفقد من أحد الخيوط تسترجع بواسطة الخيط الآخر.

أحد ميكانيكيات الإصلاح المعروفة جيداً هو إزالة أو استئصال ثنائيات البيريميدين Pyrimidin dimer (شكل ٢٣ - ٢١) التي تتكون بتعرض DNA للأشعة فوق البنفسجية. فتحت هذه الظروف ترتبط قواعد البيريميدين (خاصة الثايمين) المتجاورة على

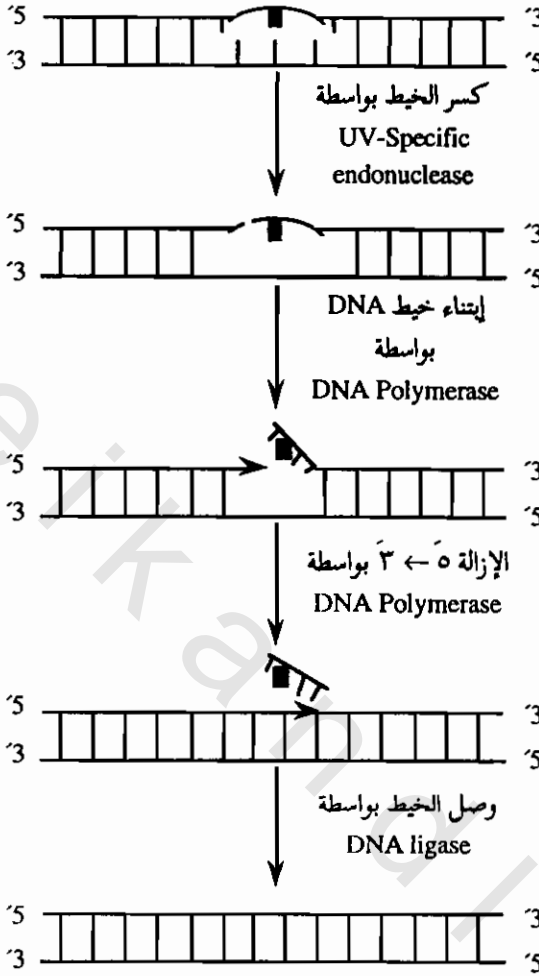


شكل ٢٣ - ٢١

تركيب ثنائى الثايمين thymine dimer

خيوط DNA فردى إرتباطها تساهميا مكونة ثنائيات البيريميدين. ومثل هذه الثنائيات لا تكون مناسبة لتشكيل الحلزون المزدوج فى هذه المنطقة، لذلك تحدث إعاقة (قفل) لعملية التكرر والتعبير الجينى ما لم يزال هذا التلف. وتتضمن ميكانيكية الإصلاح الإستصالى إزالة ثنائيات البيريميدين من جزئ DNA وابتناء قطعة بديلة من DNA بواسطة أربعة من الأنشطة الإنزيمية (شكل ٢٣ - ٢٢). الأول UV-Specific endo-nuclease يعرف على المنطقة التالفة (المشوهة) ويقوم بكسر رابطة الفوسفات ثنائية الإستر فى خيوط DNA التالف بالقرب من ثنائيات البيريميدين عادة من الجانب ٥'. ثم تزاح القطعة المحتوية على الثنائى فى الخيط التالف بعيداً عن خيوط DNA الأخر (السليم) لتسمح لإنزيم البلمرة الأول DNA Polymerase I (أو نوع مماثل من إنزيمات البلمرة) بإبتناء قطعة جديدة فى الإتجاه ٥' ← ٣'. بعد ذلك تُزال منطقة ثنائى البيريميدين بواسطة النشاط الإنزيمى ٥' ← ٣' إكسونوكليز 3' → 5' exonuclease activity لإنزيم بلمرة DNA. وأخيراً فإن القطعة المبتنية حديثاً من DNA والجزء الأصيلى لسلسلة DNA يتم ربطهما بواسطة إنزيم DNA ligase. أما نظام الإصلاح البديل عن ذلك هو أن ثنائى البيريميدين يمكن أن يرجع إلى حالته الطبيعية بواسطة تفاعل ضوئى كيميائى Photo-chemical reaction، فتحتوى كل الخلايا تقريبا على إنزيم منشط ضوئياً Photoactivating enzyme الذى يُميزُ الثنائيات ويشطرها إلى قواعدها الأصيلية عند إمتصاصه للضوء الأزرق.

مرض جفاف الجلد الملون Xeroderma Pigmentosum هو أحد الأمراض الوراثية الذى يورث كصفة جسمية متنحية وينتج عن خلل فى إنزيم الـ Endonuclease الذى



شكل ٢٣ - ٢٢

إصلاح منطقة DNA التي تحتوي على ثنائي الثايمين.

يشطر خيط DNA بالقرب من ثنائي البيريميدين. ويكون نتيجة لذلك عدم إمكان إصلاح التلف الذي يحدث في DNA نتيجة للتعرض للأشعة فوق البنفسجية. ويظهر جلد الأفراد المصابة بهذا المرض حساسية شديدة لضوء الشمس والأشعة فوق البنفسجية، كما يصبح الجلد جاف مع ضمور في الأدمة Dermis وتقرن Keratoses في الجلد وظهور سرطان الجلد في أماكن متفرقة. وعادة ما يموت هؤلاء المرضى قبل سن الثلاثين

نتيجة للنمو الثانوى لأورام الجلد الخبيثة. والنتائج الإكلينيكية الحادة لهذا الإنزيم المعيوب توضح الأهمية الخطيرة لعمليات إصلاح DNA.

تكرر DNA فى الخلايا مميزة النواه يماثل من الناحية الأساسية تكرر DNA فى الخلايا أولية النواه

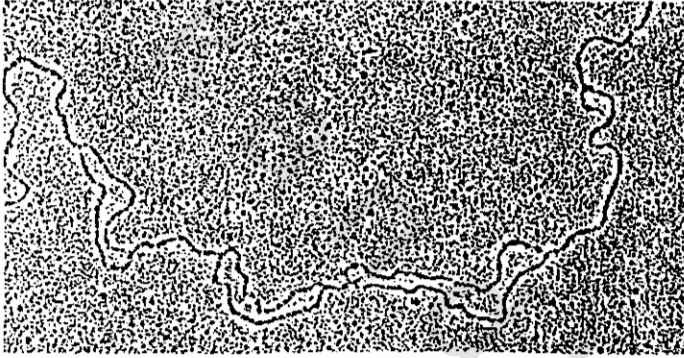
معظم المعلومات الموضحة فى شكل (٢٣ - ١٩) وجدول (٢٣ - ٣) تم الحصول عليها فى أواخر السبعينات عندما أمكن تكرر DNA خارج الخلايا باستخدام متراكبات الأنظمة الإنزيمية النقية المفصولة من البكتريا والفيروسات البكتيرية. والتطور الذى تم فى تفهّم عمل هذه الأنظمة كان نتيجة لتوفر طفرات تختلف فى نشاط الجينات (أى تكررهما) وبذلك أمكن فصل وتنقية الإنزيمات المقابلة.

ونظرا لصعوبة الحصول على طفرات فى الكائنات مميزة النواة، فإنه لم يتم حتى الآن دراسة التفاصيل الإنزيمية لتكرر DNA فى هذه الكائنات. مع ذلك فإن المخطط العام للتكرر والذى يشمل الشكل الهندسى لشوكة التناسخ واستخدام RNA بادئ يظهر أنها تماثل تلك الموجودة فى الكائنات أولية النواة. الاختلاف الأساسى يرجع إلى أن عملية التكرر فى الخلايا مميزة النواة لا تتم على DNA الحر (غير المرتبط) ولكن تتم على الكروماتين الذى يكون فيه DNA مرتبط بقوة بالهستونات. وكما أوضحنا فى فصل ٢٢ أن هذه الهستونات تُكوّن ما يشبه المتراكبات القرصية التى يلتف حولها DNA والتى تُنشئ تركيبات متكررة تعرف بالنيوكليوسومات. ويتوقع من ذلك أن تكرر DNA فى الخلايا مميزة النواة يشتمل على عدة تغيرات هندسية قبل تعرضه لجهاز التناسخ الإنزيمى.

DNA فى الخلايا مميزة النواة يتكرر فى اتجاهين عند عدد كبير من المواضع

من الواضح أن تكرر DNA فى الخلايا مميزة النواة الذى ينتظم فى صورة نيوكليوسومات فى ألياف الكروماتين يكون أكثر تعقيداً من تكرر الكروموسومات البكتيرية. إلا أن جزئى DNA فى الخلايا مميزة النواة كجزيئات DNA البكتيرية يتكرر بالطريقة نصف المحافظة. بالإضافة إلى ذلك فإن الدراسات التى استخدم فيها المجهر الإلكتروني والتصوير الإشعاعى الذاتى autoradiography أوضحت أن DNA فى الخلايا مميزة النواة يتكرر فى اتجاهين

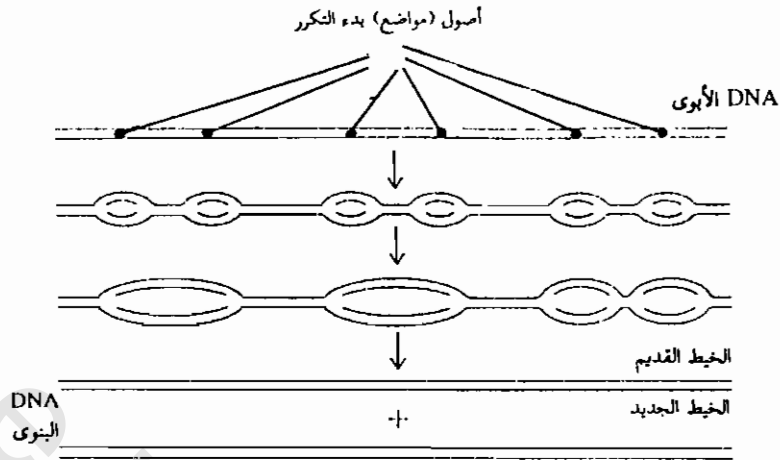
في عدد كبير من المواضيع. وبدء التكرار في عدد كبير من المواضيع يكون ضرورياً نظراً للطول الكبير لجزيء DNA في الخلايا مميزة النواة. مثال ذلك أن أكبر كروموسومات حشرة الدروسوفيلا يبلغ طوله ٢,١ سم أو ٦٢٠٠٠ كيلو قاعدة، وحيث أن شعبة التناسخ في الدروسوفيلا تتحرك بمعدل ٢,٦ كيلو قاعدة / دقيقة (هذا بالمقارنة بـ ١٦ كيلو قاعدة / دقيقة في بكتريا القولون)، فإن تكرار هذا الكروموسوم في الدروسوفيلا يستغرق أكثر من ١٦ يوم إذا بدأت عملية التكرار من موضع واحد. لكن زمن التكرار الحقيقي الذي يقل عن ثلاثة دقائق يُنجز بتعاون أكثر من ستة آلاف شعبة تناسخ. فيظهر في جزيء DNA المفصول من نواة الدروسوفيلا أثناء التكرار سلسلة من مناطق التكرار المنظومة التي تشبه العين "eye Form" (شكل ٢٣ - ٢٣)، فعند كل نقطة تكرر ينشأ



شكل ٢٣ - ٢٣

صورة مجهرية لـ DNA الكروموسومي المتكرر المفصول من أنوية حشرة الدروسوفيلا. القطع الذي تشبه العين تمثل مناطق التكرار الجديدة.

شعبي تناسخ اللذان يتحركان في اتجاهين متضادين في نفس الوقت (شكل ٢٣ - ٢٤). وبهذه الطريقة فإن التكرار الكلي للكروموسوم في الخلايا مميزة النواة يتم في وقت قصير أقل من الوقت اللازم لتكرار الكروموسوم البكتيري. والجزء من DNA الذي يبتنى من أحد أصول التكرار يدعى أيضا بالريبيكون replicon أو وحدة التكرار replication unit. ونظراً لأن الخلايا مميزة النوى تحتوي على أكثر من كروموسوم فيجب أن تتم عملية التكرار لهذه الكروموسومات في نفس الوقت، ولذلك تظهر آلاف من شعب التناسخ أثناء عملية التكرار في نواة الخلية.



شكل ٢٣ - ٢٤

رسم تخطيطي لتكرار كروموسوم الخلايا مميزة النوى. التكرار ثنائي الإتجاه يبدأ من عدد كبير من المواضع فى نفس الوقت والذي يستمر حتى تتكون الخيوط الجديدة.

الخلايا مميزة النواة تحتوى على ثلاثة أنواع من إنزيمات بلمرة DNA

تحتوى الخلايا مميزة النوى على الأقل على ثلاثة أنواع من إنزيمات بلمرة DNA (DNA polymerase) (جدول ٢٣ - ٤٤). إنزيم البلمرة ألفا (α) يلعب الدور الأساسى فى تكرار الكروموسوم، بينما الإنزيم (β) يشارك فى إصلاح DNA، أما

جدول ٢٣ - ٤

إنزيمات بلمرة DNA (DNA Polymerases) فى الخلايا مميزة النواة

النوع	مكان تواجده	الدور الأساسى
الفا (α)	النواة	تكرار DNA النووى
بيتا (β)	النواة	إصلاح DNA النووى
جاما (γ)	الميتوكوندريا	تكرار DNA الميتوكوندري

الإنزيم جاما (γ) يكون مسئول عن تكرار DNA فى الميتوكوندريا. وهذه الإنزيمات مثل إنزيمات الخلايا غير مميزة النواة تستخدم النيوكليوسيدات ثلاثية الفوسفات كمركبات

بادئة نشطة، وتقوم بالإستطالة الموجهة بالقلب على البادئ فى الإبتجاه ٥ ← ٣. من ناحية أخرى نجد أن إنزيمات بلمرة DNA فى الخلايا مميزة النواه ليس لها نشاط نيوكلييز nuclease، ويبدو من ذلك أن اصلاح الأخطاء أثناء تكرار DNA ينجز بواسطة إنزيمات نيوكلييز التى تكون مرتبطة بإنزيمات البلمرة فى صورة متراكبات إنزيمية.

ولقد تم حديثا إكتشاف إنزيم نووى آخر دلنا (δ) الذى يختلف عن الإنزيم (α) فى أنه يحتوى على نشاط التفكك الطرفى ٣ ← ٥ (3' → 5' exonuclease)، كما أنه يستطيع تكرار الطول الكلى للقلب، بينما الإنزيم (α) يكون متوسط (يضيف حوالى ١٠٠ نيوكليوتيد)، ولذلك فإن هناك إعتقاد أن الإنزيم (α) يبنى الخيط المتخلف (أجزاء أوكازاكي) بينما الإنزيم دلنا (δ) يبنى الخيط الأمامى.

المراجع

- Alberts, B., D. Bray, J. Lewis, M. Raff, K. Roberts, and J. D. Watson: Molecular Biology of the Cell, 2nd ed., Garland Publishing Inc., New York, 1989
- Alberts, B., and R. Sternglanz: Recent Excitement in the DNA Replication Problem, "Nature, 269: 655 - 661 (1977).
- Bollum, F. J.: Mammalian DNA Polymerases in Progress. in W. E. cohn (ed.), Nucleic Acid Research and Molecular Biology Vol 15, Academic Press, New York. 1975.
- Cold spring Harber Laboratory: Replication and Recombination. Cold Spring Harber Symposia of Quantitative Biology, Vol. 43, 1979.
- Conn, E. E., P. K. Stumpf, G. Bruening, and R. H. Doi: Outlines of Biochemistry (5 th ed.), John Wiley & Sons, 1987.
- Davidson, J. N.: The Biochemistry of the Nucleic Acids, Academic Press, 1977.
- Friedberg, E. C.: DNA Repair, Freeman, San Francisco, 1985.
- Kornberg, A.: DNA Replication, Freeman, San Francisco, 1980.
- Lehman, I. R.: "DNALigase: Structure, Mechanism, Function," Science, 186: 790 - 779 (1974).
- Lehninger, A. L.: Principle of Biochemistry, Worth, New York, 1982.

Strayer, L.: Biochemistry, 2nd ed., Freeman, San Francisco, 1981.

Wickner, S. H.: DNA Replication Proteins of Escherichia Coli, Ann. Rev. Biochem. 47: 1163 - 1193 (1978).

Zubay, G. (Coord. author): Biochemistry, Addison - Wesley, Reading, Mass., 1983.

تمارين

١ - أجب عن الجمل التالية بصح أو خطأ - وإذا كانت خطأ اشرح لماذا؟

- (أ) تكرر كل الأحماض النووية بوجه بواسطة الإزدواج المتمم للقواعد.
- (ب) بعد دورة تكرر واحد لجزئ DNA فإن بعض جزيئات DNA البنوية لا تحتوى على المادة الأبوية.
- (ج) كروموسوم بكتريا القولون يتألف من عدة تحت وحدات تكرر مستقلة.
- (د) التكرر فى إتجاه واحد لجزئ DNA المزدوج الحلقي يحتاج إلى عدة وصلات متراوحيه Swivels Points لإزالة الإلتواء. مع ذلك فإذا كان التكرر ثنائى الإتجاه فإن ذلك لا يحتاج إلى الوصلات المتراوحي لأن الإلتواء الذى يحدث فى أحد الإتجاهات يزال بالإلتواء المضاد عند شوكة التناسخ.
- (هـ) من الناحية النظرية فإن الطافر الذى يكون معيوب فى إنزيم DNA Ligase لا يكون قادراً على تكرر الكروموسوم ولا على إصلاح DNA.

٢ - ما هى النتيجة التى كان من الممكن أن يتحصل عليها العالمان Stahl و Meselson إذا كان تكرر DNA يتم بطريقة محافظة. حدد التوزيع المتوقع لجزيئات DNA بعد جيل واحد وجيلين من التكرر المحافظ لـ DNA.

٣ - فى تجربة جون كيرنز John Cairns

- (أ) لماذا استخدم الثايميدين النشط إشعاعياً لتتبع طريقة تكرر DNA.
- (ب) هل يكون استخدام الأدينوزين أو الجوانوزين النشط إشعاعياً متكافئ الفائدة لإستخدام الثايميدين.

(ج) وضع المسار الإنزيمى الذى يتم بواسطته إدماج الثايميدين النشط إشعاعياً فى DNA لبكتريا القولون.

٤ - (أ) من المعلومات المعروضة فى هذا الفصل، أذكر الوقت الذى يُستغرق فى تكرار كروموسوم بكتريا القولون على ٣٧ م إذا بدأت شوكتى التناسخ من نقطة الأصل.

(ب) تحت ظروف خاصة فإن خلايا بكتريا القولون يمكن أن تنمو وتنقسم فى ٢٠ دقيقة. هل يمكن أن تعطى اقتراحاً ليكيفية حدوث ذلك.

٥ - ما هو عدد دورات فك الإلتواء (الإلتفاف) التى يجب أن تتم فى كروموسوم بكتريا القولون أثناء تكرره؟

٦ - (أ) إحسب الوقت اللازم لتناسخ جين ريونوكلييز ribonuclease (١٠٤ زوج قاعدة) فى بكتريا القولون إذا كانت شوكة التناسخ تتحرك بمعدل ٧٥٠ زوج قاعدة فى الدقيقة.

(ب) شوكة التناسخ فى خلية الإنسان تتحرك بمعدل (١/١٠) تلك فى بكتريا القولون. ما هى المعلومات الإضافية التى تحتاجها لحساب المعدل الأدنى للتكرار فى جين الإنسان لبروتين يحتوى على ١٠٤ حمض أمينى.

٧ - أكتب تتابع القواعد لقطعة من DNA يتم تكررها بواسطة DNA Polymerase من DNA القالب الذى يحتوى على التتابع التالى :

(3) AGCTTGCAACGTTGCATTAG (5)

٨ - إرتباط سلسلتى DNA بواسطة DNA ligases الذى يدفع بواسطة NAD^+ أو ATP يعتمد على نوع الكائن. افترض أن أحد إنزيمات DNA ligase الجديدة تحتاج إلى مصدر طاقة مختلف. إقترح بديل مناسب لـ NAD^+ أو ATP لهذا التفاعل.

النسخ : بناء RNA على DNA القالب

Transcription: Synthesis of RNA on DNA Template

أوضحنا في الفصل السابق كيف تنتقل المعلومات الوراثية من جيل إلى الجيل التالي بتكرار DNA أثناء إنقسام الخلية. والآن سننتقل إلى موضوع التعبير عن المعلومات الوراثية. فالجينات أو المورثات في DNA تحقق وظائفها عن طريق تحديد أنواع البروتينات التي تصنع بواسطة الخلايا، مع ذلك فإن DNA ليس هو المصنع المباشر لبناء البروتين ولكن يقوم قسم خاص من جزيئات RNA كوسيط في نقل المعلومات الوراثية من DNA إلى البروتين. ومن الثابت الآن أن سريان المعلومات الوراثية في الخلية العادية بناءً على المبدأ الرئيسي central dogma يكون بالصورة التالية:



في هذا الفصل سنقدم بعض الأدلة التي تؤكد أن جزيئات RNA الرسول (mRNA) هي الحاملات الوسيطة للمعلومات بين DNA والبروتين، بينما جزيئات RNA الأخرى والتي تشمل RNA الريبوسومية (rRNA) و RNA الناقلة (tRNA) تمثل عناصر في جهاز بناء البروتين. ثم سنوضح بعد ذلك كيف تبنى جزيئات RNA بعملية النسخ transcription وفقاً لتعليمات DNA المصنع (القالب). ثم يلي عملية النسخ عملية ترجمة translation التي تحدد فيها جزيئات RNA الرسول نظام تتابع الأحماض الأمينية في سلاسل عديد الببتيد للبروتين كما سنوضحها في الفصل التالي.

يوجد اختلاف أساسى بين تكرر DNA ونسخة. ففى عملية التكرار يتم نسخ الكروموسوم بأكمله لينتج DNA جديد مماثل لـ DNA الأصل، لكن فى عملية النسخ فليس من الضرورى نسخ كل جزيئات DNA فى الخلية، لكن عادة يتم نسخ جين واحد أو مجموعة جينات. وعلى ذلك فإن عملية النسخ تكون عملية انتقائية لجزء من DNA تحدد ببداية ونهاية الجزء المراد نسخه.

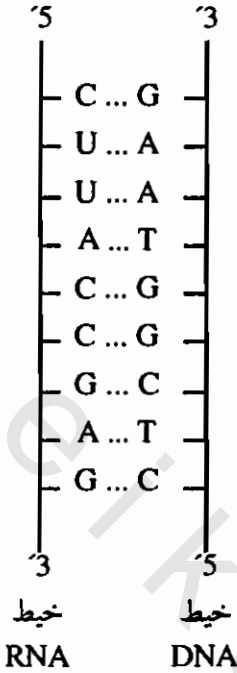
RNA الرسول هو حامل المعلومات الوسيط فى بناء البروتين

إن فكرة إشتراك أحد أنواع جزيئات RNA فى حمل الرسائل الوراثية من DNA إلى نظام بناء البروتين قد نشأت من ملاحظة أن DNA فى الخلايا مميزة النواة يقتصر وجوده تقريبا على النواة بينما بناء البروتين يتم على الريبوسومات فى السيتوبلازم. وعلى ذلك فإن الرسائل الوراثية يجب أن تحمل بواسطة أحد أنواع الجزيئات الكبيرة من النواة إلى السيتوبلازم، ولقد اقترح أن RNA يقوم بهذه المهمة لأنه يوجد فى كل من النواة والسيتوبلازم. كما لوحظ أيضا أن بدأ بناء البروتين يكون مصحوبا بارتفاع مستوى السيتوبلازم من RNA. إلا أن الدليل الحاسم على توسيط RNA فى ابتناء البروتين هى تلك الدراسات التى أجريت على خلايا بكتريا القولون المصابة بالفيروس T₂. فقد وجد أن الإندفاع فى بناء بروتين الفيروس فى خلايا البكتريا يكون مصحوبا بإبتناء جزء صغير من جزيئات RNA ذات فترة نصف عمر قصيرة، كما أن محتوى جزيئات RNA هذه من النيوكليوتيدات يكون مماثل لنيوكليوتيدات DNA الفيروسي وليس DNA الخاص بالعائل (البكتريا). هذه الحقائق بالإضافة إلى دلائل أخرى قد حدت بكريك أن يقترح أن RNA يقوم بحمل المعلومات الوراثية من DNA فى النواة إلى موضع بناء البروتين فى السيتوبلازم. وبعد عام ١٩٦١ أطلق فرانسوا جاكوب Francois Jacob وجاك مونو Jaques Monod إسم RNA الرسول messenger RNA (mRNA) على جزيئات RNA التى تقوم بحمل المعلومات الوراثية من DNA إلى الريبوسوم فى الخلية، حيث تعمل كمصيف لبناء سلاسل عديد الببتيد. ويوجد فى الخلية الواحدة مئات من جزيئات RNA الرسول كل منها يُشفر لواحد أو أكثر من سلاسل عديد الببتيد.

جزئيات mRNA جزئيات وحيدة السلسلة تختلف أطوالها بدرجة كبيرة. ففي الخلايا أولية النواة قد يُشفر جزئ mRNA لسلسلة فردية أو لسلسلتين أو أكثر من سلاسل عديد الببتيد. وفي حالة ما يحمل mRNA شفرات لسلسلة واحدة من عديد الببتيد يُدعى بأحادى التوريث monogenic أو monocistronic أما إذا كان يحمل شفرات لسلسلتين أو أكثر من عديد الببتيد فيُعرف في هذه الحالة بعديد التوريث Polygenic أو Polycistronic، وغالبا ما تكون سلاسل عديد الببتيد هذه مرتبطة وظيفيا مثل الإنزيمات التى تشترك فى نفس السلسلة الأيضية. ويلاحظ أن الحد الأدنى لطول جزئ mRNA يتحدد بطول سلسلة عديد الببتيد التى يقوم بتوجيه بنائها، مثال ذلك أن سلسلة عديد الببتيد التى تحتوى على ١٠٠ حمض أمينى تحتاج إلى mRNA يحتوى على الأقل على ٣٠٠ نيوكليوتيد حيث أن كل حمض أمينى يتحدد موضعه فى السلسلة بواسطة شفرة من ثلاثة قواعد.

دراسات التهجين أوضحت أن القواعد فى mRNA تكون متتامة مع القواعد فى DNA المصنغ (القالب)

إذا أخذنا فى الاعتبار أن mRNA هو الحامل الوسيط للمعلومات الوراثية من DNA إلى البروتين فإن ذلك يستدعى أن يكون تتابع القواعد فى mRNA متتام مع تتابع القواعد فى DNA الذى يعمل مصنغ (قالب) فى إبتناء mRNA. ولإثبات هذه الفرضية استخدم Sol Spiegelman (١٩٦١) اختبار التهجين hybridization test. فمن المعروف أن تسخين DNA الحلزون المزدوج إلى درجة حرارة أعلي من درجة حرارة إنصهاره يؤدي إلى تكوين الخيوط الفردية، وإذا برد المخلوط ببطئ فإنه يعاد التحام الخيوط الفردية لتكوّن الحلزون المزدوج. ولقد وجد أن جزئيات الحلزون المزدوج تتكون فقط من الخيوط الفردية التى تكون متتامة فى قواعدها. وهذه المشاهدات تقترح أن هجين الحلزون المزدوج DNA - RNA يمكن أن يتكون فقط من خيط فردى DNA و RNA إذا كان تتابع القواعد فىهما متتامة (شكل ٢٤ - ١). وحيث أنه بعد إصابة بكتريا القولون بالفيروس T₂ فإن DNA الفيروسى (T₂ DNA) يعمل كقالب فى



شكل ٢٤ - ١

الهجين DNA - RNA يُمكن أن يتكون فقط إذا كان خيط RNA و DNA يحتويان على تتابع قواعد متتام.

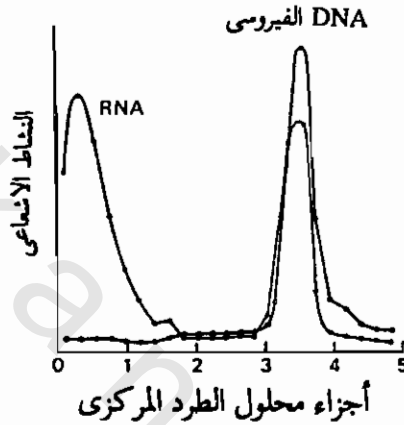
تكوين RNA المتكون بعد العدوى، فقد أُجرى اختبار التهجين بين RNA و T_2 DNA المتكون بعد العدوى بالنظام التالي:

١ - RNA المتكون بعد عدوى بكتريا القولون بالفيروس T_2 (T_2 mRNA) عُلِّم بواسطة ^{32}P . حُضِرَ أيضاً T_2 DNA المُعلَّم بـ 3H باستخدام تجربة منفصلة.

٢ - سُخِّنَ مخلوط من T_2 mRNA و T_2 DNA إلى $100^\circ C$ لتفكيك DNA الحلزون المزدوج إلى خيوط فردية. وهذا المحلول الذى يحتوى على خيوط فردية من RNA و DNA ترك ليبرد ببطئ إلى درجة حرارة الغرفة.

٣ - تم تحليل المخلوط المبرد بواسطة الطرد المركزي فى متدرج الكثافة.

وقد تم الحصول على ثلاثة حزم (شكل ٢٤ - ٢). الحزمة الكثيفة عبارة عن RNA وحيد الخيط، والحزمة الثانية تحتوي على DNA الحلزون المزدوج والحزمة الثالثة تحتوي على جزيئات الحلزون المزدوج الهجين DNA - RNA. وعلى ذلك فإن T_2 mRNA يكون هجين مع T_2 DNA. بالمقارنة فإن T_2 mRNA لا يكون هجين مع DNA البكتيري. وهذه التجربة وتجارب مماثلة توضح أن تتابع القواعد في mRNA يكون متتام مع DNA الذي يعمل كقالب في ابتداء mRNA.



شكل ٢٤ - ٢

توزيع النشاط الإشعاعي (3H , ^{32}P) في متدرج الكثافة لكلوريد السيزيوم يوضح أن معظم RNA المتكونة بعد العدوى يرتبط مع T_2 DNA.

جزيئات RNA الريبوسومية وجزيئات RNA الناقلة تُبنى أيضا على DNA القالب

استخدم بعد ذلك اختبار التهجين لتحديد ما إذا كان جزيئات RNA الريبوسومية (rRNA) وجزيئات RNA الناقلة (tRNA) تُبنى على DNA القالب أم لا. ولهذا الغرض عُنمت جزيئات RNA من بكتريا القولون بواسطة ^{32}P وأضيفت إلى DNA غير المعلم من بكتريا القولون وسُخِن هذا المخلوط ثم برد ببطء. وأظهرت نتائج هذه التجربة تكوين الهجين DNA - RNA مع كل من rRNA (5S rRNA , 16S rRNA , 23S rRNA) و tRNA والذي يشير أن التتابعات المتتامة لهذه الـ RNA موجودة في جينوم بكتريا القولون.

كل جزيئات RNA فى الخلايا أولية النواه تُبنى بواسطة نوع واحد من إنزيمات بلمرة RNA (RNA بوليميريز)

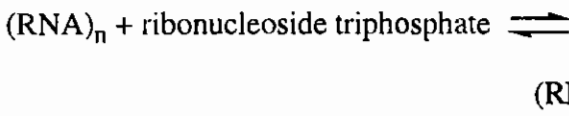
إن فكرة وجود RNA كوسيط لنقل المعلومات الوراثية من DNA إلى البروتين حفزت البحث عن إنزيم يبنى RNA بناء على تعليمات DNA المصنغ. وفى عام ١٩٦٠ تمكّن كل من Weiss و Hurwitz من اكتشاف هذا الإنزيم الذى أطلق عليه إنزيم بلمرة RNA (RNA Polymerase). ولقد تمت دراسة إنزيم بلمرة RNA فى الخلايا أولية النواه حيث وجد أن نوع واحد من إنزيمات RNA Polymerase يحفز بناء كل جزيئات RNA (tRNA , rRNA , mRNA). ولقد وجد أن الإنزيم المستخلص من بكتريا القولون يحتاج إلى العناصر التالية لإبتناء RNA:

١ - قالب: القالب المفضل هو DNA الحلزون المزدوج، مع ذلك فإن الخيط الفردى لـ DNA يمكن أن يعمل أيضا كقالب.

٢ - وحدات بنائية نشطة: يحتاج بناء RNA إلى الريبونيوكلوسيدات ثلاثية الفوسفات الأربعة: ATP و GTP و UTP و CTP.

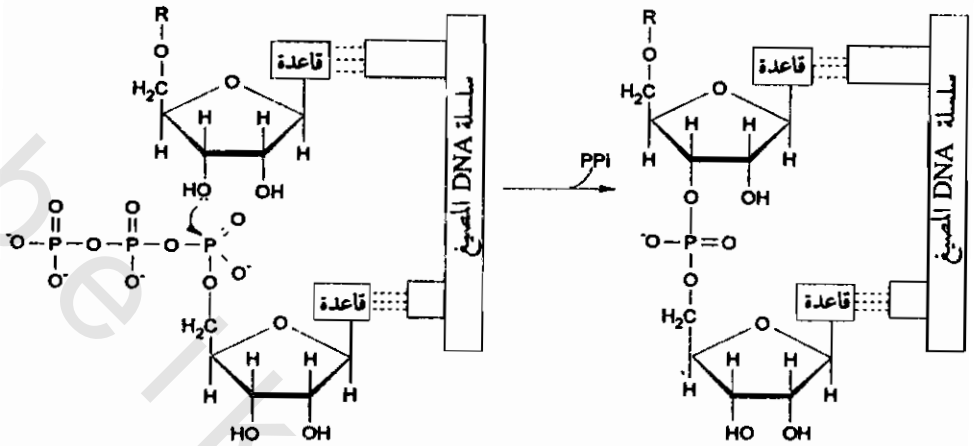
٣ - أيون ثنائى التكافؤ: مثل Mg^{2+} أو Mn^{2+} ، إلا أن أيون Mg^{2+} هو الذى يستخدم فى الخلايا.

يحفز إنزيم بلمرة RNA بدء واستطالة سلسلة RNA والتفاعل الذى يحفز بهذا الإنزيم هو:



ويمثل البناء الحيوى لجزيء RNA بناء DNA فى عديد من الأوجه (شكل ٢٤ - ٣): (١) البناء يكون فى الاتجاه ٥ ← ٣، (٢) يظهر أيضا أن ميكانيكية التفاعل متشابهة. من ناحية أخرى فإن بناء RNA يختلف عن بناء DNA فى بعض الأوجه الأخرى، فإنزيم بلمرة RNA لا يحتاج إلى باديء، كذلك فإن DNA القالب يُحفظ

بصورة كاملة في بناء RNA بينما يكون نصف محافظ في بناء DNA، وثالثا فإنه يبدو أن إنزيم بلمرة RNA ليس له أى نشاط تفكيكي (nuclease) لسلسلة RNA.



شكل ٢٤ - ٣

ميكانيكية تفاعل إستطالة سلسلة RNA الذى يحفز بإنزيم بلمرة RNA

إنزيم بلمرة RNA من بكتريا القولون يتألف من وحدات فرعية

إنزيم بلمرة RNA (RNA polymerase) المستخلص من بكتريا القولون إنزيم معقد التركيب حيث تبلغ كتلته ٥٠٠ كيلودالتون ويتكون من وحدات فرعية (جدول ٢٤ - ١). والمعقد الإنزيمى الذى له التركيب $\alpha_2 \beta \beta' \delta$ من الوحدات الفرعية يدعى الإنزيم الكامل holoenzyme. وكما سنرى بعد قليل أن الوحدة الفرعية سجمما (σ) يمكن أن تنفصل من الإنزيم بعد بدء بناء RNA مباشرة، والإنزيم بدون الوحدة الفرعية سيجما ($\alpha_2 \beta \beta'$) يدعى قلب الإنزيم core enzyme. ويعتقد أن الوحدة الفرعية β تشارك فى الارتباط بـ DNA القالب، والوحدة الفرعية β' تشارك فى إرتباط الريبونوكليوسيد ثلاثى الفوسفات، والوحدة α تكون ضرورية لربط الوحدات الفرعية. أما الوحدة سجمما (σ) تشترك فى التعرف والارتباط بموضع بدء النسخ، ولذلك يُشار إليها أحيانا بعامل البدء أو العامل الإستهلالى initiation factor.

الوحدات الفرعية فى RNA Polymerase من بكتريا القولون

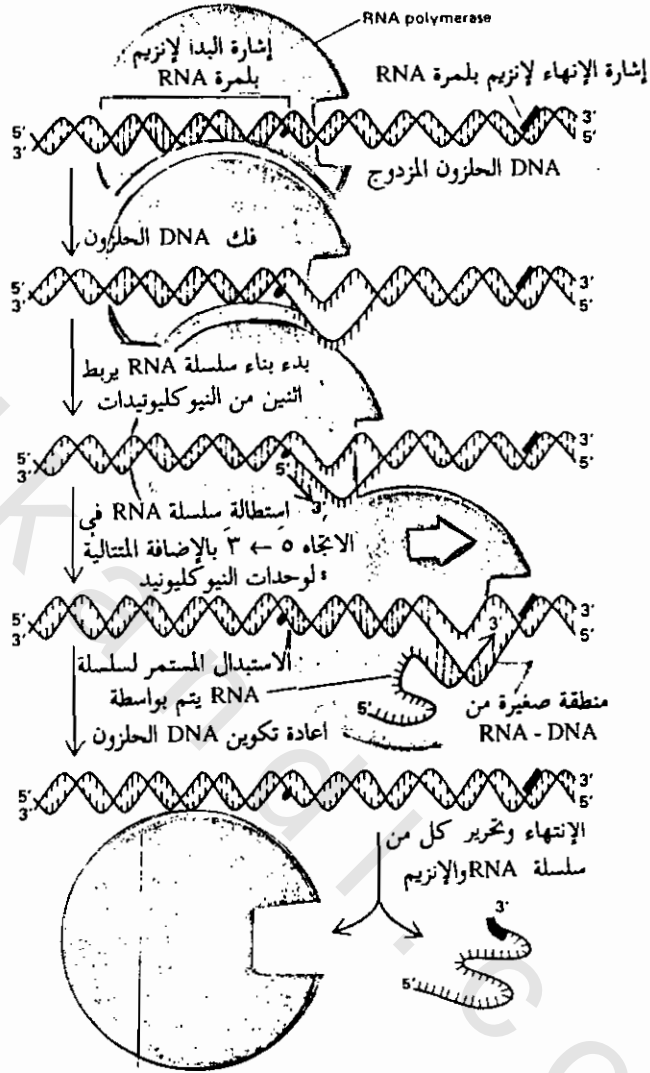
الوحدة الفرعية	العدد	الكتلة (كيلودالتون)
α	٢	٤٠
β	١	١٥٥
β'	١	١٦٥
σ	١	٩٥

عملية النسخ تتم فى ثلاثة مراحل: البدء - الإستطالة - والإنهاء

يقوم إنزيم بلمرة RNA بنسخ منطقة وراثية مختارة على DNA التى تشمل التتابع المشفر بـ RNA. ويحدد بداية ونهاية هذه المنطقة بواسطة تتابعات خاصة التى تمثل إشارات البدء والإنهاء. وتتم عملية النسخ فى ثلاثة مراحل هى البدء initiation والإستطالة- elon agation والإنهاء termination (شكل ٢٤ - ٤). كما تتم عملية النسخ على أحد خيطى DNA فقط، والذى يحدد أى من الخيطين سينسخ هو إشارة البدء. وأثناء عملية النسخ يتكون RNA على خيط DNA القالب وبذلك يتكون الهجين RNA - DNA، وعند انتهاء عملية النسخ ينفصل RNA من خيط DNA القالب بالوصول إلى إشارة الإنهاء. والآن دعنا نأخذ هذه الخطوات بشئ من التفصيل.

إنزيم بلمرة RNA يميز تتابع بدء خاص على DNA القالب يُعرف بموضع بدء الحفز

تبدأ عملية النسخ بإرتباط إنزيم بلمرة RNA بتتابع خاص على DNA يُعرف بموضع تقدم أو بدأ الحفز Promoter. فما هى الخصائص التركيبية لموضع بدء الحفز؟. من الواضح أن موضع بدء الحفز يجب أن يحتوى على تتابع من القواعد الذى يعطى DNA شكل خاص فى هذا الموضع والذى يكون مناسب للإرتباط بإيزيم بلمرة RNA كما يحدث فى حالة إرتباط الإنزيم بالمادة الخاضعة. والدراسات المقارنة التى أجريت على أكثر



شكل ٢٤ - ٤

مخطط بياني لخطوات نسخ DNA. إنزيم بلمرة RNA يبدأ عملية البناء عند إشارة بدء خاصة ثم ينهي عملية البناء عند إشارة خاصة، حيث يتم عندها انفصال الإنزيم وسلسلة RNA المتكوّنة من خيط DNA القالب.

من ١٠٠ موضع لبدأ الحفز أوضحت أن هذا الموضع يتألف من حوالي ٤٠ زوج من القواعد، ويحتوى على اثنين من التتابعات الشائعة، أحدهما يحتوى على ٦ أزواج قواعد ويقع على بعد ١٠ أزواج من القواعد من موضع بدأ بناء RNA ويعرف بالتتابع -١٠، والآخر يبعد -٣٥ زوج من القواعد من موضع بدأ بناء RNA ويعرف بالتتابع -٣٥ (شكل ٢٤ - ٥). ولقد وجد أن عدد قليل من مواضع بدء الحفز تكون التتابعات -١٠ و -٣٥ متماثلة، لكن معظم مواضع بدء الحفز تختلف عن بعضها فى نيوكليوتيد أو أكثر.

الأبرون	المنطقة (-٣٥)	المنطقة (-١٠)	موضع بدء النسخ (+١)
<i>lac</i>	ACCCGAGGCTTTACACTTTATGCTTCCGGCTCGTATGTTGTGTGGAAATTGTGAGCCG		
<i>lacI</i>	CCATCGAATGGCGCAAAAACCTTTCGCGGTATGGCATGATAGCGCCCGGAAGAGAGTC		
<i>galP2</i>	ATTTATTTCCATGTCACACTTTTCGCATCTTTGTTATGCTATGGTTATTTTCATACCAT		
<i>araBAD</i>	GGATCCTACCTGACCGCTTTTATTCGCAACTCTCTACTGTTTCTCCATACCCCGTTTTT		
<i>araC</i>	GCCGTGATTTATAGACACTTTTGTACGCGTTTTTGTCATGGCTTTGCTCCCGCTTTG		
<i>trp</i>	AAATGAGCTGTTGAOAAATTAATCATCGAACTAGTTAACTAGTACGCAAGTTTACGTA		
<i>bioA</i>	TTCCAAAACGTTGTTTTTGTGTTAAATTCGGGTGTAGACTTGTAACCTAAATCTTTT		
<i>bioB</i>	CATAAATCGACTTGTAAACCAAAATTTGAAAAGATTTAGGTTTACAAGTCTACACCGAAT		
<i>tRNA^{Tr}</i>	CAACGTAACACTTTACAGCGCGCGGTCATTTGATATGATGCGGCCCGCTTCCGATA		
<i>rrnD1</i>	CAAAAAAAAAATACTTGTGCAAAAAAATTTGGGATCCCTATAATGCGCCTCCGTTGAGACGA		
<i>rrnE1</i>	CAATTTTTCTATTGCGGCTGCGGAGAACTCCCTATAATGCGCCTCCATCGACACGG		
<i>rrnA1</i>	AAAAATAAATGCTTGAATCTGTAGCGGGAAGGCGTATTATGCACACCCCGCGCCGCTG		

شكل ٢٤ - ٥

تتابعات موضع بدء الحفز Promoter لبعض الجينات المختارة فى بكتريا القولون

وهناك من الأدلة القوية ما يشير إلى أن التتابعات -١٠ و -٣٥ هى المناطق المهمة فى موضع الحفز. فقد وجد أن معظم الطفرات التى تهدم وظيفة موضع بدأ الحفز تغير النيوكليوتيدات فى هذه المناطق. وثانياً أن إنزيم بلمرة RNA المرتبط بموضع بدء الحفز يحمى التتابعات -١٠ و -٣٥ من الهضم بواسطة إنزيمات تفكك DNA (DNase).

الوحدة الفرعية سجما (σ) تُمكن إنزيم بلمرة RNA من التعرف على تتابع بدء الحفز

عند غياب الوحدة سجما (σ) فإن قلب إنزيم بلمرة RNA ($\alpha_2 \beta \beta'$) يقوم بعملية

النسخ ولكن بصورة عشوائية على كلا خيطى DNA. ولكن عند إضافة الوحدة الفرعية سجما (σ) إلى قلب الإنزيم فإن الإنزيم الكامل ($\alpha_2 \beta \beta' \sigma$) holoenzyme يقوم بعملية النسخ من الموضع الصحيح لبدء النسخ والذى يشير إلى أن الوحدة الفرعية سجما تمكن الإنزيم من التعرف والإرتباط المتخصص بإشارة بدء الحفز Promoter.

والوحدة الفرعية سجما (σ) تُشارك فى البدء المتخصص وذلك بخفض جاذبية إنزيم بلمرة RNA إلى المناطق العامة فى DNA (فيما عدا منطقة بدء الحفز) بعامل يساوى 1×10^4 . بالإضافة إلى ذلك فإن الوحدة سجما (σ) تمكن إنزيم بلمرة RNA من التعرف على تتابع موضع بدء الحفز. كذلك فإن الوحدة الفرعية سجما (σ) تُشارك أيضا فى فتح الحلزون المزدوج لمسافة دورة واحدة تقريبا وذلك لتجهيز جزء من أحد خيطى DNA الذى سيعمل كقالب (مصيف) للقواعد القادمة. ويبدأ الإنزيم بعد الإرتباط بموضع بدء الحفز بتكوين رابطة الفوسفات ثنائية الإستر الأولى.

البروتينات المنظمة تؤثر على بدء النسخ بالإرتباط بالقرب أو خلال موضع بدء الحفز

غالبا ما يكون معدل النسخ لجين ما غير ثابت، ولكنه يتغير تبعا لإحتياج الخلية تحت ظروف النمو المختلفة، ومثل هذا الجين يقال عنه إنه جين تحت تحكّم تنظيمى. ففى بكتريا القولون فإن تنظيم النسخ غالبا ما يتم بواسطة بروتينات متخصصة والتي بارتباطها بالقرب من أو خلال موضع بدأ الحفز تزيد أو تخفض معدل النسخ. وهذه البروتينات التى تشمل بروتينات الكبح repressor تمنع ارتباط إنزيم بلمرة RNA بموضع بدء الحفز وبذلك تثبط النسخ. أما المنشطات activators فتربط مع إنزيم بلمرة RNA وتستحث نشاطه. وسوف نتعرض لهذا الموضوع بالتفصيل فى فصل ٢٦.

الوحدة الفرعية سجما (σ) تنفصل من الإنزيم بعد تكوين رابطة الفوسفات ثنائية الإستر الأولى حيث يقوم قلب الإنزيم بعملية الإستطالة

تنفصل الوحدة الفرعية سجما (σ) من الإنزيم الكامل RNA Polymerase Holoenzyme بعد بدء بناء سلسلة RNA الجديدة وبذلك يمكن لها من الإرتباط بقلب إنزيم

بلمرة آخر. ويبدو من ذلك أن دور الإنزيم الكامل هو التعرف على موضع بدء الحفز والبدء في بناء سلسلة RNA بينما تكون وظيفة قلب الإنزيم هو إستطالة سلسلة RNA. فيقوم قلب الإنزيم ($\alpha_2 \beta \beta'$) بإستطالة سلسلة RNA النامية وذلك بإضافة وحدة ريبونوكليوتيد خطوة خطوة إلى السلسلة النامية وذلك في الاتجاه $5' \leftarrow 3'$ إلى أن يقابل إشارة إنهاء البناء. ويتحرك قلب إنزيم بلمرة RNA عبر خيط DNA القالب في الاتجاه $3' \leftarrow 5'$ وذلك لأن خيط القالب يكون مضاد الاتجاه لخيط RNA المبتنى حديثا. كما يقوم جزئى فردى من إنزيم بلمرة RNA ببناء كل سلسلة RNA.

ويجب الإشارة هنا أن إنزيم بلمرة RNA يفتقد إلى نشاط التفكك -nuclease activity. ولذلك فإنه بالمقارنة بإنزيم بلمرة DNA لا يستطيع إصلاح الإندماج الخاطيء للريبونوكليوتيدات، وبالتالي فإن دقة النسخ تكون أقل من التكرار. فمعدل الخطأ في بناء RNA تكون في حدود خطأ لكل 10⁴ أو 10⁵ نيوكليوتيد مضاف، وهى بذلك تكون أكبر بمقدار 10⁵ مرة عن بناء DNA. ويمكن للخلية من تحمّل هذا المعدل الكبير من الأخطاء وذلك لأن الخلية تبني عدد كبير من نسخ RNA لكل جين.

ولقد وجد أن سلاسل RNA تبدأ عادة بـ PPPA أو PPPG. فلقد وجد أن الطرف 5' لسلسلة RNA المبتنية حديثا عادة ما تحتوى على مجموعات الفوسفات الثلاثية. ومعظم سلاسل RNA في الخلايا لا تحتوى على مجموعات الفوسفات الثلاثية والذي يرجع إلى تفكيك النسخ الأولية لـ RNA داخل الخلايا بواسطة إنزيمات النيوكلييز.

البروتين Nus A يرتبط بقلب إنزيم بلمرة RNA أثناء الإستطالة والإنهاء

تم إكتشاف عامل يسمى البروتين Nus A منذ عدة سنوات ويعتقد أن له دور في عملية النسخ. وقد إتضح أن البروتين Nus A يرتبط بجزئى بلمرة RNA الذى يبنى سلسلة RNA بمجرد انفصال الوحدة الفرعية سجمما (σ). وبعد إنتهاء عملية النسخ وتحرير الإنزيم فإن الوحدة الفرعية سجمما (σ) تحل محل البروتين Nus A فى الإنزيم وذلك لجاذبيتها الكبيرة للإرتباط بقلب الإنزيم الحر.

ومن الصعب فى الوقت الحاضر تحديد دور خاص للبروتين Nus A فى عملية

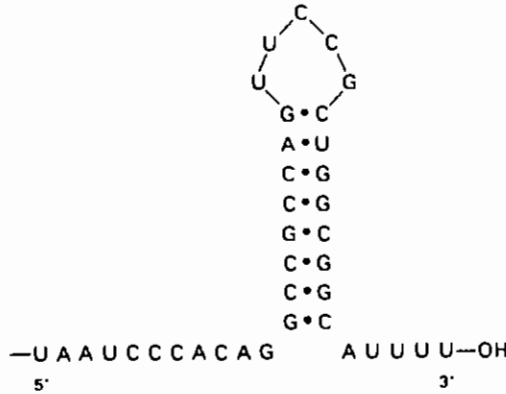
النسخ. ولكن الدراسات البيوكيميائية التي أُجريت خارج الخلايا (فى أنبوبة الإختبار) أوضحت أن للبروتين Nus A تأثير واضح على معدل بناء RNA وعلى إنهاء بناء RNA والذي يتم بواسطة إنزيم بلمرة RNA.

DNA القالب يحتوى على إشارات إيقاف تنهى عملية النسخ

يستمر إنزيم بلمرة RNA فى إضافة وحدات الريبونوكليوتيد إلى سلسلة RNA النامية إلى أن يقابل موضع خاص على DNA القالب ذات تتابع خاص من القواعد يعرف بإشارة الإنهاء termination signal، والتي يتم عندها إيقاف إضافة وحدات ريبونوكليوتيد جديدة إلى سلسلة RNA ثم تحرير كل من الإنزيم وسلسلة RNA المبتنية حديثا من DNA القالب. وقد تتم عملية الإنهاء بدون أى عوامل مساعدة إضافية غير إشارة الإنهاء، إلا أنه فى بعض المواضع قد يساعد بروتين خاص (البروتين رو ρ) فى إنهاء عملية النسخ، حيث يشارك هذا البروتين فى تحرير الإنزيم وسلسلة RNA من DNA القالب عند إشارة الإنهاء.

وتحليل تتابع القواعد فى إشارات الإنهاء التى لا تحتاج إلى البروتين رو (ρ) أوضحت وجود منطقة غنية بالإزدوج GC قبل موضع الإنهاء يليها منطقة غنية بالإزدواج AT. وأهم خصائص تتابع الإنهاء هو وجود محور تماثل دوران ثنائى twofold Symmetry للمنطقة الغنية بـ GC (شكل ٢٤ - ٦). وعلى ذلك فإن نسخة RNA لهذه المنطقة تكون متتامة ذاتيا حيث تزودج القواعد فيها لتكون تركيب يشبه دبوس الشعر hairpin structure (شكل ٢٤ - ٧). بالإضافة إلى ذلك فإن سلسلة RNA المبتنية حديثا تنتهى بعدة قواعد يوراسيل التى تُشفر بواسطة المنطقة الغنية بأزواج القواعد AT فى DNA. وأحد هذين التركيبين أو كلاهما يشارك فى تحرير إنزيم بلمرة RNA عند وصوله إلى هذه الإشارة.

أما إشارات الإنهاء التى تعتمد على وجود البروتين رو (ρ) لا تحتوى على تتابع عديد الأدينين (A) pol، وبذلك لا يحتوى RNA المتكون على تتابع عديد اليوراسيل (U) pol، كما أن معظمها لا يستطيع تكوين تركيب دبوس الشعر. كيف يمكن إذن للبروتين رو



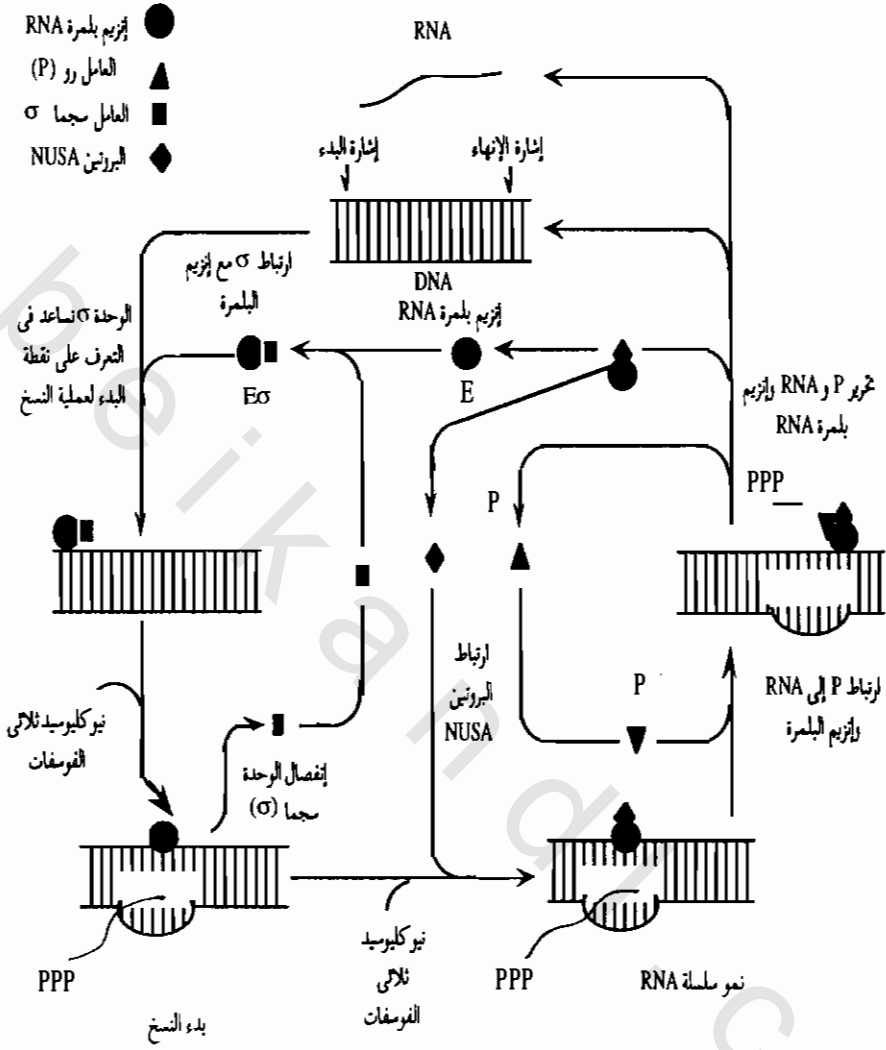
شكل ٢٤ - ٧

تتابع القواعد للطرف ٣ لنسخة mRNA لأويرون التريبتوفان من بكتريا القولون الذي يوضح تركيب ديبوس الشعر.

(p) من إنهاء بناء سلسلة RNA عند بعض إشارات الإنهاء؟. أحد الإقتراحات أن البروتين رو (p) يرتبط بسلسلة RNA ويتحرك في إتجاه إنزيم بلمرة RNA الذي وصل إلى إشارة الإنهاء، وبذلك فإن البروتين رو (p) يحل محل إنزيم بلمرة RNA من النهاية ٣ لسلسلة RNA. ويمكن بذلك تلخيص الأحداث الجزيئية المشتملة في عملية النسخ في شكل (٢٤ - ٨).

أحد خيطى DNA فقط يعمل كقالب لبناء RNA فى كل جين

من الناحية الأساسية فإن خيطى DNA لجين ما يمكن أن يُنسخا إلى نوعين مختلفين من جزيئات mRNA كل منهما ينتج من استخدام أحد خيطى DNA كقالب. ولكن حيث أن الدراسات الوراثية توضح أن كل جين يشفر لبروتين واحد فإنه من الثابت أن أحد خيطى DNA فقط يستخدم كقالب فى بناء RNA. ولكن أى من الخيطين سيتم نسخه فإن ذلك سوف يختلف من جين إلى آخر. ومن المعتقد أن الذى يحدد أى من خيطى DNA سوف ينسخ هو إشارة البدء أو الحفز فى DNA، فتوضع هذه الإشارة بحيث توجه إنزيم بلمرة RNA فى إتجاه معين عبر منطقة وراثية ما على DNA وهذا يحدد تلقائيا أى من الخيطين سيتم نسخه (شكل ٢٤ - ٩).



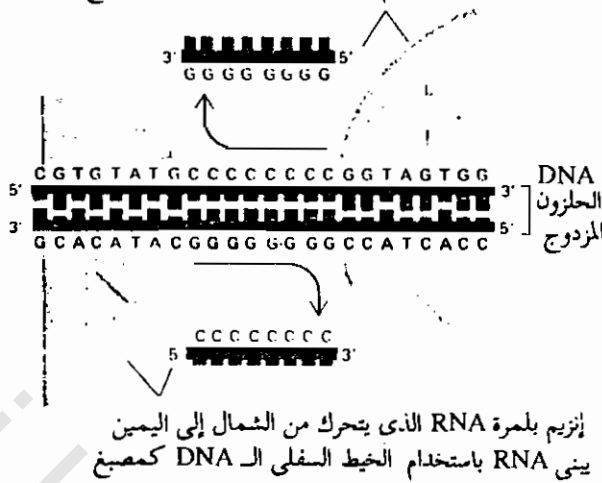
شكل ٢٤ - ٨

الخطوات المشتملة في بناء RNA على DNA القالب.

ثلاثة أنواع مختلفة من إنزيمات بلمرة RNA تقوم ببناء جزيئات RNA في مميزة النواه

بالرغم من أن الأساس العام لنسخ DNA في الخلايا مميزة النواة يماثل ذلك في الخلايا

إنزيم بلمرة RNA الذى يتحرك من اليمين إلى الشمال يبني RNA باستخدام الخيط العلوى لـ DNA كمصيغ



شكل ٢٤ - ٩

نظرا لأن خيطى DNA اللذان يعملان كقالب يجب أن يُنسخا فى الإتجاه ٥ ← ٣ فإن إتجاه حركة إنزيم بلمرة RNA هو الذى سيحدد أى من خيطى DNA يعمل كقالب فى بناء RNA. وإتجاه حركة إنزيم بلمرة RNA يتحدد بدوره بواسطة إشارة البدء على DNA.

أولية النواة، إلا أن جهاز النسخ يكون أكثر تعقيداً فى النوع الأول من الخلايا عن النوع الثانى. فبينما يتم بناء الأنواع الثلاثة من جزيئات RNA أى mRNA و tRNA و rRNA فى الخلايا أولية النواة بواسطة نوع واحد من إنزيمات بلمرة RNA، نجد أن الخلايا مميزة النواة تحتوى على ثلاثة أنواع من إنزيمات بلمرة RNA التى يرمز إليها بالرمز I و II و III، حيث يقوم كل منها بنسخ مجموعة جينات معينة (جدول ٢٤ - ٢). من بين هذه الإنزيمات الثلاثة فإن إنزيم البلمرة II فقط يقوم بنسخ الجينات التى تترجم إلى بروتين. وكما هو متوقع فإن هذه الإنزيمات الثلاثة تميز إشارات بدأ مختلفة على DNA.

عدد كبير من جزيئات RNA تُعدّل كيميائياً بعد النسخ

جزيئات RNA التى تنتج بواسطة إنزيمات بلمرة RNA يُطلق عليها النسخ (المنسوخات)

نواتج حفز إنزيمات بلمرة RNA في الخلايا مميزة النواة

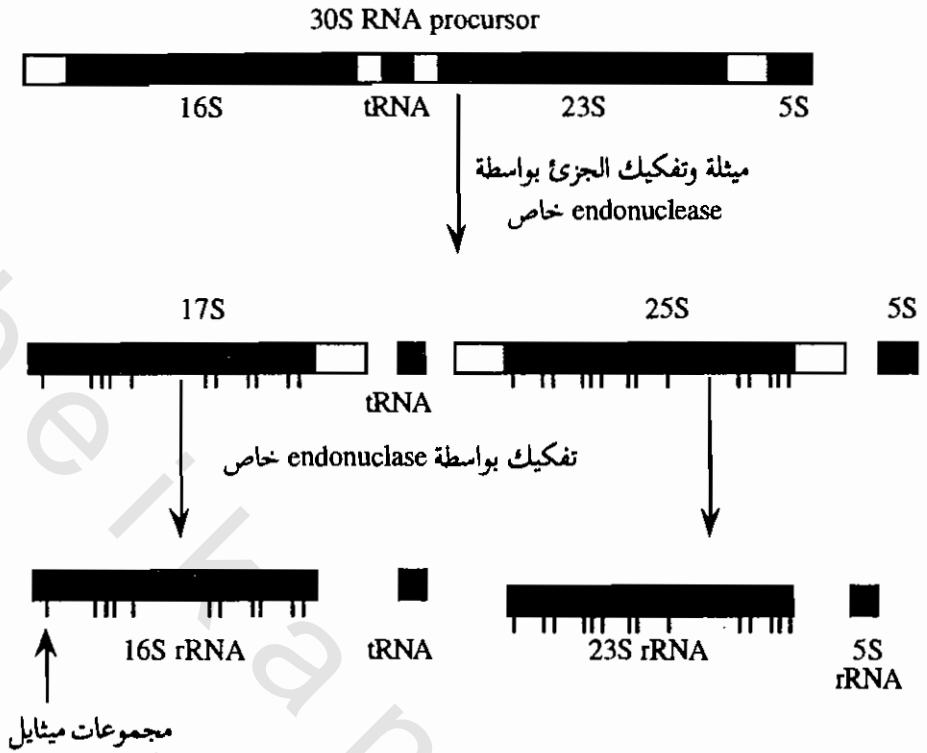
الإنزيم	نواتج الحفز *
RNA Polymerase I	5.8S 18S
	28S rRNA
RNA Polymerase II	mRNA
RNA Polymerase III	tRNA, 5S rRNA

* S هي وحدة سفدبرج.

وهي وحدة معامل الترسيب للجزئيات البيولوجية في مجال الطرد المركزي فائق السرعة. ووحدة $10-13 = S$ ثانيه.

الأصلية Primary transcripts، وهذه النسخ الأصلية عادة ما يحدث لها تحورات إنزيمية إضافية قبل أن تصبح نشطة وظيفياً. فجزئيات RNA الريبوسومية في كل الخلايا مميزة النواة والخلايا أولية النواة تنشأ من جزئيات RNA أكبر. ففي الخلايا مميزة النواة نجد أن جزئيات RNA الريبوسومية التي معامل ترسيبها ١٦ (16S) و ٢٣ (23S) تشتق من جزئ RNA طويل ذو معامل ترسيب ٣٠ (30S). فهذا الجزئ الكبير يحدث له عملية مثيلة عند قواعد محددة ثم يتفكك ليعطى جزئيات RNA وسيطة لها معامل ترسيب 17S و 25S والتي تزال أجزاء من أطرافها بواسطة إنزيمات النيوكلييز لتعطي جزئيات RNA الريبوسومية التي معامل ترسيبها 16S و 23S (شكل ٢٤ - ١٠). أما RNA الريبوسومي الذي له معامل ترسيب 5S (5S rRNA) فينتج من النهاية ٣ للجزئ الأصلي (30S).

في الخلايا مميزة النواة تنشأ جزئيات RNA الريبوسومية ذات معامل ترسيب 18S و 28S من جزئيات RNA أكبر معامل ترسيبها (45S) وذلك عبر سلسلة من الخطوات التي تشمل إدخال مجاميع مثايل في الغالب على مجموعات الهيدروكسيل ٢ في وحدة الريبوز في حوالي ١٠٠ وحدة نيوكليوتيد من بين ١٤٠٠٠ وحدة نيوكليوتيد في



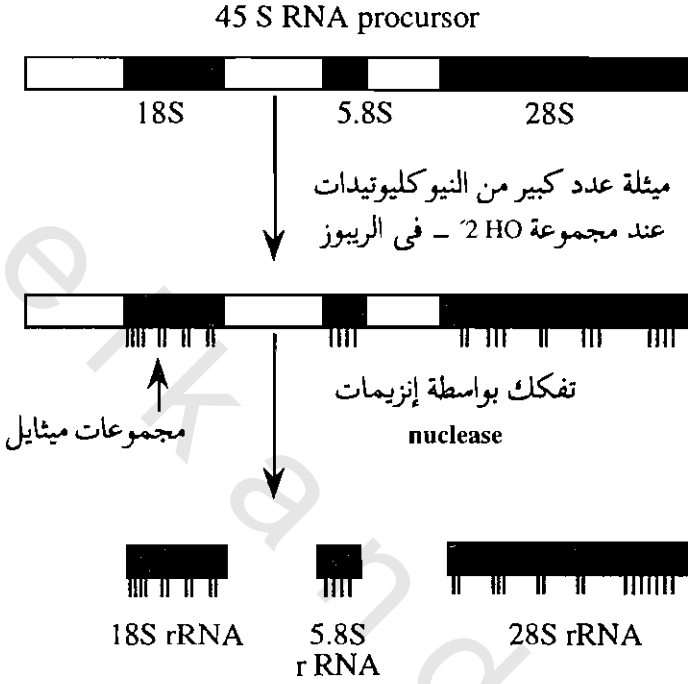
شكل ٢٤ - ١٠

معالجة نسخة RNA الريبوسومية في الخلايا أولية النواة. فجزيرات 16S و 23S rRNA تشتق من النسخة الأصلية 30S RNA بواسطة إنزيمات nuclease. وقبل عملية التفكك تحدث عملية ميثلة لبعض القواعد في جزئ RNA (الخطوط القصيرة). يتكون أيضا جزئ tRNA من منتصف جزئ 30S RNA.

الجزئ. يتبع عملية الميثلة سلسلة من التفكك الإنزيمي التي تؤدي إلى تكوين 18S rRNA و 28S rRNA و 5.8S rRNA (شكل ٢٤ - ١١).

جزيرات RNA الناقلة تنشأ أيضا من جزيرات RNA أكبر وذلك بالإزالة الإنزيمية لبعض وحدات النيوكليوتيدات الذائدة من الطرف ٥ أو ٣. بالإضافة إلى ذلك فإن نسخ RNA الناقلة الأصلية تدخل أيضا في نوعين مختلفين من العمليات. الأولى إضافة ثلاثة نيوكليوتيدات إلى الطرف ٣ في بعض جزيرات RNA، مثال ذلك إدخال الثلاثة CCA

إلى النهاية 3' في جزيئات RNA الناقلة التي لا تحتوي أصلاً على التابع الطرفي. وثانياً فإن بعض القواعد في جزيئات RNA الناقلة تُعدّل بواسطة الميثلة والبعض بإزالة مجموعة الأمين والبعض الآخر بالإختزال.



شكل ٢٤ - ١١

معالجة نسخة RNA الريبوسومية من الخلايا مميزة النواة. عملية الميثلة التي تتم في الخطوة الأولى تتم على مجموعة الهيدروكسيل 2' - في وحدة الريبوز.

جزيئات mRNA التي تتكون بواسطة إنزيم البلمرة II في الخلايا مميزة النواة يتم تعديلها عند كلا الطرفين

هناك بعض الاختلافات الأساسية بين جزيئات mRNA في الخلايا مميزة النواة والخلايا أولية النواة في كل من التركيب والوظيفة:

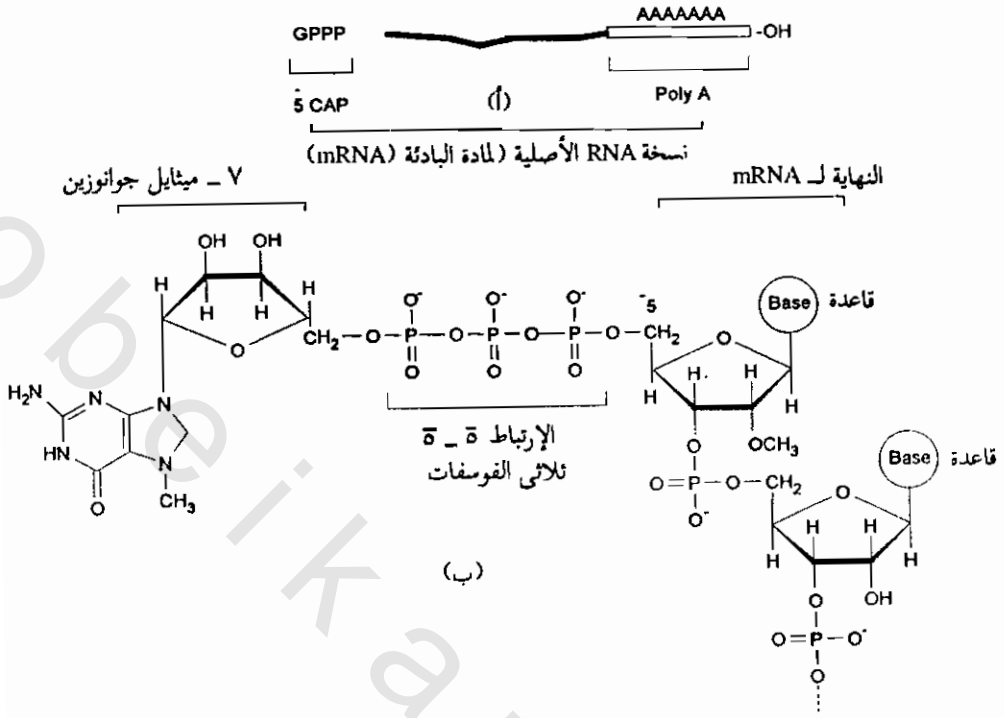
١ - جزيئات RNA التي تتكون مباشرة بواسطة إنزيم RNA Polymerase II أى النسخ الأصلية عادة ما يحدث لها عدة محورات قبل أن تنتقل من النواة إلى السيتوسول، فعمليتا النسخ والترجمة تكونا منفصلتان فى الوقت والمكان فى الخلايا مميزة النواة بينما تزدوج هاتان العمليتان فى الخلايا أولية النواة.

٢ - يتراوح حجم النسخ الأصلية فى الخلايا مميزة النواة بين ٢ - ٢٠ كليو قاعدة، ولذلك يشار إليها بأحماض RNA النووية غير المتجانسة heterogeneous nuclear RNA (hn RNA) نظراً لتباين أوزانها الجزيئية. وهذه الجزيئات عادة ما تكون أطول عدة مرات من جزيئات RNA الرسول المشتقة منها. وليس من المعروف ما إذا كان لجزيئات RNA النووية غير المتجانسة أى دور آخر غير كونها المادة البادئة لجزيئات RNA الرسول.

٣ - جزيئات RNA الرسول فى الخلايا مميزة النواة تكون أحادية الوظيفة - monocistronic، أى أن كل منها يعمل كقالب لسلسلة عديد بيتيد فردية. بالمقارنة فإن عدداً كبيراً من جزيئات RNA الرسول فى الخلايا أولية النواة تكون عديدة الوظيفة - polycistronic، أى أن جزيء RNA الرسول يعمل كمصبيغ لإثنين أو ثلاثة من سلاسل عديد البيبتيد.

٤ - جزيئات RNA الرسول فى الخلايا مميزة النواة تحتوى على نيوكليوتيد محوّر عند الطرف ٥ يعرف بالقمة أو القلنسوة Cap. فيندمج ٧- ميثايل جوانوزين بالطرف ٥ فى جزيء RNA الرسول بالإرتباط ٥ - ٥ ثلاثى الفوسفات (شكل ٢٤ - ١٢). ويعتقد أن وظيفة هذا النيوكليوتيد المعدّل ٧- ميثايل جوانوزين ثلاثى الفوسفات GPPP هو المشاركة فى ثبات جزيئات mRNA بحماية الطرف ٥ من إنزيمات الفوسفاتيز والنيوكلييز. بالإضافة إلى ذلك فإنها تشارك فى ارتباط mRNA بالريبوسوم لبدء الترجمة.

٥ - معظم جزيئات mRNA فى الخلايا مميزة النواة تحتوى فى الطرف ٣ على ما يقرب من ١٠٠ إلى ٢٠٠ وحدة أدنين متتالية Poly A. ويعتقد أن هذا التعاقب من وحدات الأدنين يشارك فى ثبات mRNA ولكنه ليس مهماً لعملية الترجمة.



شكل ٢٤ - ١٢

- (أ) نسخة RNA التي تتكون بواسطة RNA Polymerase II يتم تعديلها عند الطرف ٥' بإضافة ٧ ميثايل جوانوزين ثلاثي الفوسفات GPPP وإضافة عديد الأدينين Poly A عند الطرف ٣'.
- (ب) تركيب القمة ٥' (5 - Cap) التي توجد عند الطرف ٥' في جزيئات mRNA في الخلايا مميزة النواة.

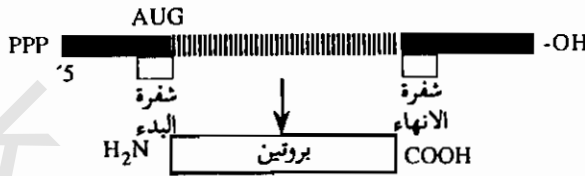
المناطق غير المشفرة (الإنترونات) في النسخ الأصلية لجزيئات RNA الرسول يتم إزالتها إنزيميا

جزيئات RNA النووية غير المتجانسة هي المادة البادئة لجزيئات RNA الرسول في الخلايا مميزة النواة. وهذه الجزيئات عادة ما تكون أطول عدة مرات من جزيئات RNA الرسول التي تشتق منها. راجع في أن الجينات تحتوي على أجزاء غير مترجمة يطلق عليها

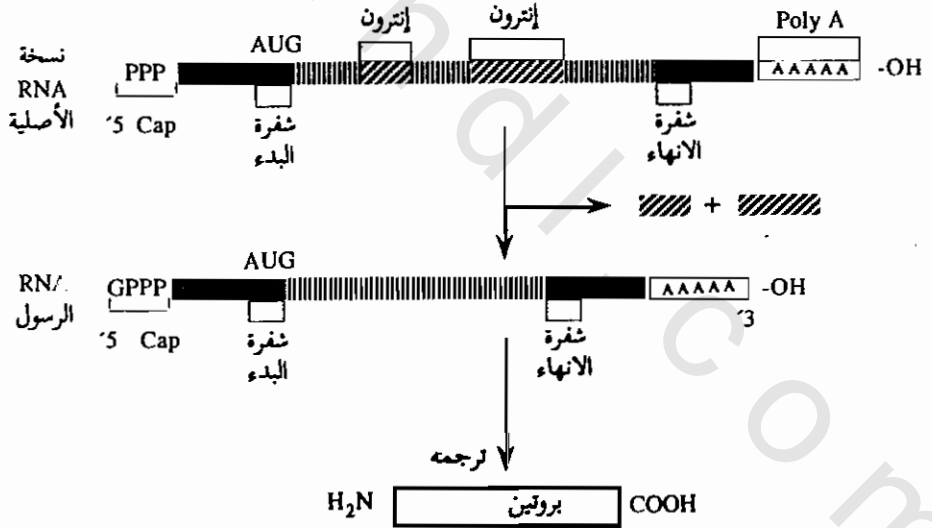
النسخ : بناء RNA على DNA القالب

إنترونات introns بينما الأجزاء المشفرة في الجين تدعى بالإكسونات exons، والإنترونات عادة تكون أطول بكثير من الأكسونات. وبإكتشاف الإنترونات في DNA ظهرت عدة تساؤلات حول ما إذا كانت هذه الإنترونات تنسخ مع الإكسونات لتعطى النسخ الأصلية لـ RNA (تمثل المادة البادئة لعزيمات RNA الرسول) والتي تكون القواعد فيها ذات علاقة متوازية مع القواعد في الإكسونات والإنترونات في DNA، أو أن إنزيم بلمرة RNA ينسخ فقط الإكسونات دون الإنترونات.

نسخ RNA في الخلايا أولية النواة تُترجم مباشرة



عدد كبير من نسخ RNA في الخلايا مميزة النواة تحتاج إلى معالجة قبل ترجمتها



شكل ٢٤ - ١٣

مقارنة بين نسخ RNA الرسول في الخلايا أولية النواة والخلايا مميزة النواة. نسخ RNA الرسول في الخلايا مميزة النواة هي التي تحتوي على إنترونات التي يجب أن تُزال قبل عملية الترجمة.

أوضحت الدراسات الوراثية أن إنزيم بلمرة RNA فى الخلايا مميزة النواة ينسخ كل من الإكسونات والإنترونات بالتتابع الذى توجد عليه فى الجينات لتكوّن النسخ الأصلية لـ RNA التى تحتوى على مجموعة من الأجزاء غير المشفرة التى تكون متتامة مع النيوكليوتيدات فى الإنترونات المقابلة. وهذه الإنترونات يجب أن تزال من كل نسخ RNA حتى يمكن تحويل كل نسخة إلى جزيء RNA رسول الذى يشفر للبروتين (شكل ٢٤ - ١٣). من ناحية أخرى فإن جزيئات RNA الرسول فى الخلايا أولية النواة لا تحتوى على إنترونات ولذلك يتم ترجمتها مباشرة (شكل ٢٤ - ١٣).

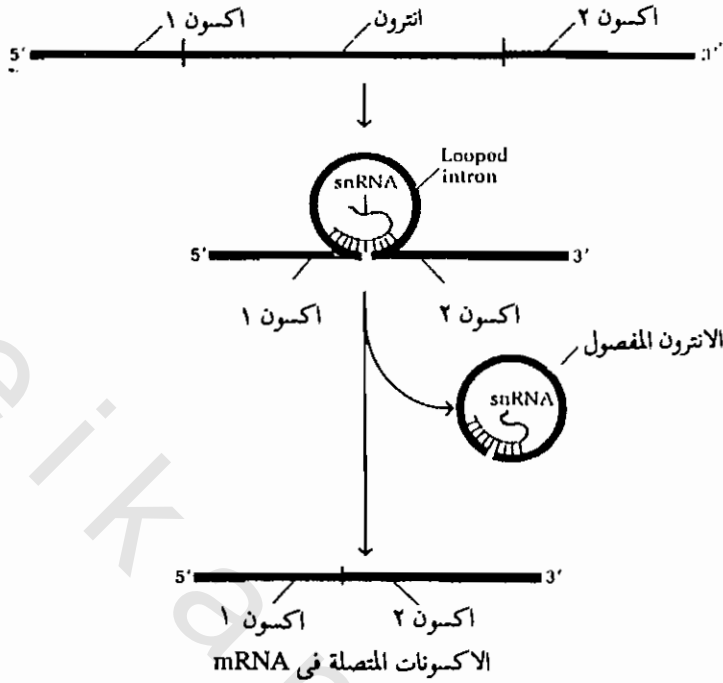
إنزيمات الوصل المتراكب تزيل الإنترونات من نسخ RNA الأصلية

هناك عدة أدلة تجريبية تشير إلى أن معالجة نسخ mRNA لإزالة الإنترونات غير المترجمة تتم بطريقة لاتنفصل فيها الإكسونات (الأجزاء المترجمة) فيزيائياً عن بعضها. فالإكسونات المتتابة يتم وصلها ببعض بواسطة إنزيمات الوصل المتراكب Splicing enzymes التى يتعاون معها نوع آخر من جزيئات RNA التى توجد فى النواة يطلق عليها جزيئات RNA النووية الصغيرة (Small nuclear RNAs (Sn RNAs). وهذه الجزيئات الصغيرة التى تحتوى على حوالى ١٠٠ وحدة نيوكليوتيد لها تتابع قواعد متتام مع القواعد فى نهايتى كل إنترون. فإزدواج القواعد بين Sn RNA ونهاية الإنترون الذى يأخذ شكل حلقي يدفع الأكسونات المتتالية فى الوضع المناسب للوصل الإنزيمى للإكسونات وإزالة الإنترون الفاصل (شكل ٢٤ - ١٤).

وبعد إزالة جميع الإنترونات بهذه الطريقة التى تكمل معالجة نسخ mRNA الأصلية فإن جزيئات mRNA الناتجة تترك النواة إلى السيتوبلازم. أما أجزاء الإنترونات المفصولة من النسخ الأصلية من ناحية أخرى يتم هدمها بواسطة إنزيمات النيوكليين nucleases.

DNA يتم نسخه من جزيئات RNA الفيروسية بالنسخ العكسى (المضاد)

بعض فيروسات RNA المسببة للسرطان فى الأنسجة الحيوانية مثل فيروس Rous Sarcoma Virus المسبب للسرطان فى الطيور تحتوى على إنزيمات بلمرة DNA التى تُوجّه

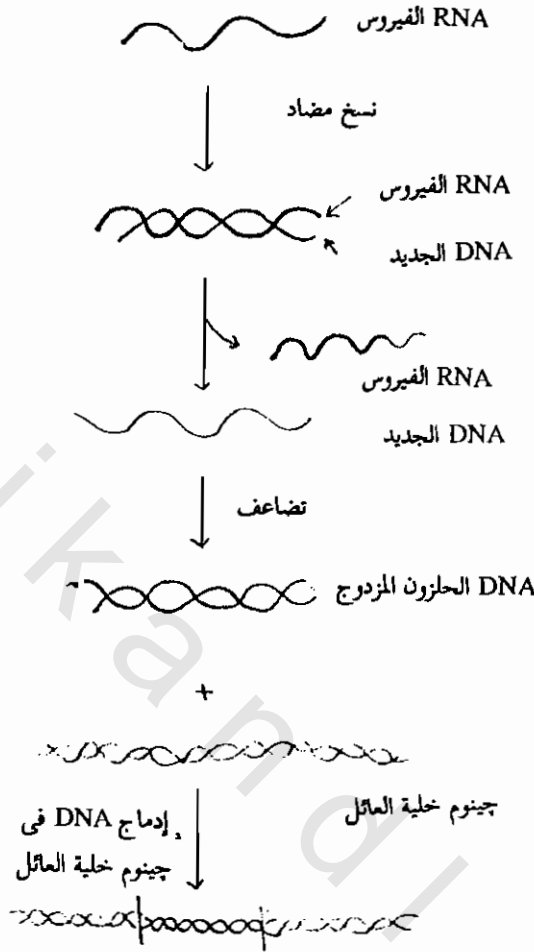


شكل ٢٤ - ١٤

رسم تخطيطي يوضح كيف تشارك إنزيمات الوصل المترابك وجزيئات RNA النووية الصغيرة في إزالة الإنترون من نسخة RNA الأصلية البادئة.

بواسطة RNA ويطلق عليها عادة reverse transcriptase. فبعد دخول الفيروس إلى خلايا العائل فإن إنزيم البلمرة الفيروسي يحفز البناء الإنزيمي لسلسلة DNA التي تكون متتامة مع سلسلة RNA الفيروسية ويتكون هجين RNA-DNA. ثم تنفصل سلسلة DNA المتكوّنة ويبنى عليها سلسلة متتامة أخرى من DNA. ويتكوّن DNA الذي يحتوي على جينات مسببة للسرطان فإنه يندمج في جينوم خلايا العائل، وهذه الجينات ربما تظل ساكنة ولا يتم ترجمتها لعدة أجيال (شكل ٢٤ - ١٥). ولكن تحت ظروف خاصة فإنه يتم تنشيط الجينات الفيروسية التي تعمل على تضاعف الفيروس. وتحت ظروف أخرى فإن هذه الجينات قد تعمل على تحوّل الخلية العادية إلى خلية سرطانية.

وإنزيمات reverse transcriptase التي توجد في فيروسات RNA المسببة للأورام



شكل ٢٤ - ١٥

بناء DNA من RNA المصنغ بواسطة النسخ العكسي وإدماج DNA في جينوم خلايا العائل.

تُثبت أن سريان المعلومات الوراثية قد يكون عكسياً من RNA إلى DNA، كما أنها توضح ميكانيكية إدماج الجينات السرطانية التي تحمل في صورة RNA في خلايا العائل.

وهناك من الأدلة المتزايدة ما يشير إلى أن DNA لعدد كبير من أنواع الحيوانات يحتوى على جينات التي نشأت في الأصل من RNA الفيروسيه حتى لو لم تتعرض هذه الحيوانات بذاتها إلى هذه الفيروسات. وهذه المشاهدات قد أدت إلى افتراض أن

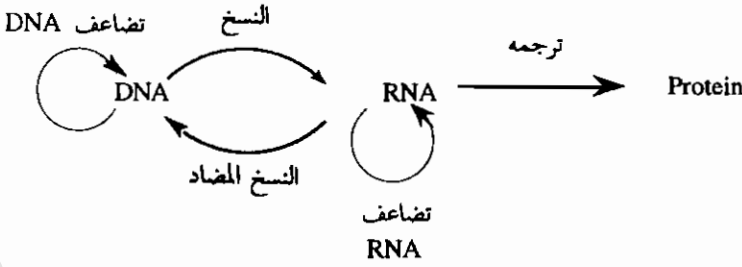
جينات بعض RNA الفيروسية قد إدمجت فى كروموسومات أسلاف هذه الحيوانات وانتقلت بذلك من جيل إلى الجيل الالى بواسطة تكرر DNA الخلوى بما فى ذلك جينات السرطان Cancer genes (أو الإنكوجينات oncogenes) التى ادخلت فى الأصل فى صورة RNA فيروسى. وأحد النظريات لمنشأ السرطان هو أن كروموسوماتنا تحتوى على جينات سرطان ساكنة، وأن هذه الجينات السرطانية (الإنكوجينات onco-genes) عادة لا يتم نسخها، ولكن عند تنشيطها بتعريض الجينوم للعوامل المسرطنة Car-cinogenic agents فإنه يتم نسخ الإنكوجينات وترجمتها لتعطى نواتج جينية تحول خلية الإنسان العادية إلى خلايا خبيثة malignant cells. ويعتقد أن ذلك يتم عن طريق تداخل هذه الجينات السرطانية فى ميكانيكية تنظيم التعبير الجينى للجينات التى تتحكم فى معدل انقسام الخلايا.

بعض جزيئات RNA الفيروسية تتضاعف بواسطة إنزيم بلمرة RNA الموجّه من RNA

بعض الفيروسات المحللة لبكتريا القولون E. coli bocteriophages يكون الكروموسوم فيها عبارة عن RNA بدلا من DNA. وجزيئات RNA فى هذه الفيروسات التى تعمل كـ m RNA لبناء البروتينات الفيروسية تتضاعف فى خلايا العائل تحت حفز إنزيم RNA replicase، وهو عبارة عن إنزيم بلمرة RNA موجّه من RNA. وهذه الإنزيمات لا توجد عادة فى خلايا بكتريا القولون العائل ولكنها تتكون استجابة لـ RNA الفيروسى.

تكوين سلسلة RNA جديدة بهذا الإنزيم يتم فى الإِتْجَاه 5 ← 3 ويحتاج الإنزيم إلى RNA كقالب لكنه لا يعمل مع DNA، فالإنزيم لايمثل إنزيم بلمرة RNA أو DNA فى أنه يكون متخصص للقالب. وعلى ذلك فإن إنزيم RNA replicase يستخدم فقط RNA الفيروسى كقالب وبذلك لا يتم تضاعف RNA لخلايا العائل.

النسخ المضاد (العكسى) وتضاعف RNA يستدعى أن يعدلُ المبدأ الرئيسى Central dogma للوراثه الجزيئية ليأخذ الصوره الموضحة فى شكل (٢٤ - ١٦).



شكل ٢٤ - ١٦

امتداد المبدأ الرئيسي للوراثة الجزيئية ليشمل النسخ المضاد وتضاعف RNA.

كان لإكتشاف إنزيمي reverse transcriptase و RNA replicase أثر كبير في تطور مجالات الهندسة الوراثية التي تتضمن إضافة أو إزالة أو تغيير فعل إنزيمي (جين) ما داخل الخلية. ففي كثير من الأحيان يكون من السهل الحصول على الرسالة الوراثية (جين) المرغوبة في صورة RNA بدلا من DNA الذي يصعب فصله وتنقيه من الجينوم. ويمكن تكوين نسخ عديدة من الرسالة الوراثية في mRNA باستخدام إنزيم RNA replicase، ثم تحول الرسالة الوراثية من mRNA إلى DNA (جين) بواسطة إنزيم reverse transcriptase. يتم بعد ذلك إدخال الجين (DNA) وإدماجه في جينوم البكتريا حيث يتم نسخه وترجمته للحصول على ناخج الجين (بروتين).

عملية النسخ (بناء RNA) تثبُط بواسطة بعض المضادات الحيوية

تم تمييز عدد كبير من مثبطات تخليق RNA التي ثبت أهميتها في التعرف على ميكانيكية النسخ وفي فصل سلالات طافرة التي تكون إنزيماتها مقاومة للتثبيط. ومن هذه المثبطات المضاد الحيوى ريفاميسين rifampicin والمضاد الحيوى شبه الإصطناعى ريفامبسين rifampicin اللذان يثبطان بناء RNA في أولية النواة وليس مميزة النواة. فيتداخل ريفامبسين مع تكوين رابطة الفوسفات ثنائيي الإستر الأولى في سلسلة RNA. من ناحية أخرى نجد أن هذا المضاد الحيوى لا يمنع ارتباط إنزيم RNA polymerase

مع DNA القالب، كما أن إستطالة سلسلة RNA لا تتأثر بهذا المثبط. وهذه الدرجة العالية من الإنتقائية فى تثبيط بناء RNA يجعل ريفامبسين أداة تجريبية مفيدة. مثال ذلك أنه يمكن إستخدام هذا المضاد الحيوى فى تثبيط بدء بناء سلاسل RNA جديدة دون التأثير على نسخ السلاسل التى بدأت فى مرحلة الإستطالة. ويبدو أن موضع تأثير ريفامبسين هو الوحدة بيتا (β) فى إنزيم بلمرة RNA.

المضاد الحيوى أكتينومييسين - د (actinomycin D) يثبط عملية النسخ بطريقة مختلفة. فيرتبط أكتينومييسين - د بقوة مع DNA الحلزون المزدوج وبذلك يمنع DNA من العمل كقالب فعال فى بناء RNA. ولقد أوضحت الدراسات الطيفية والهيدروديناميكية أن حلقة الفينوأوكسازون Phenoxazon ring فى الاكتينومييسين تنزلق بين أزواج القواعد المتجاوزة فى DNA محدثة تشوه فى DNA الذى يمنع حركة إنزيم بلمرة RNA عبر القالب. وهذا النوع من الإرتباط يطلق عليه الإقحام intercalation، ولهذا يستخدم أكتينومييسين - د كمثبط لبناء RNA فى كل من الخلايا مميزة النواة وأولية النواة.

المثبط المميز لعملية النسخ فى مميزة النواة هو ألفا أمانيتين α -amanitin، وهو المادة السامة الأساسية فى فطر عيش الغراب السام Amanita phalloids. وهذه المادة السامة تثبط إنزيم RNA Polymerase II فى مميزة النواة ولكنها لا تؤثر على إنزيم RNA Polymerase I أو إنزيمات بلمرة RNA فى البكتريا أو الميتوكوندريا أو الكلوروبلاست.

مركب Cordycepin (٣ - دى أوكسى أدينوزين) فى صورته المفسفرة الثلاثية يعتبر أحد مشابهات القواعد ويثبط معظم إنزيمات RNA Polymerase، حيث يندمج فى سلسلة RNA النامية ولكنه يسبب إنهاء الإستطالة حيث أنه لا يحتوى على مجموعة الهيدروكسيل الثالثة اللازمة لتكوين رابطة الفوسفات ثنائية الإستر التالية.

تحديد تتابع القواعد فى RNA

يمكن فى الوقت الحالى تحديد تتابع القواعد فى جزيئات RNA وذلك بإستخدام إنزيمات endonucleases و exonucleases وتقنية إلكتروفوريسيس الجيل. فتعلم أولا

النهايات 5' و 3' في سلسلة RNA بمجموعات نشطة إشعاعيا. ثم تهضم السلسلة الملممة جزئيا لنتج مجموعة من الأجزاء الصغيرة. ويمكن إجراء عملية التحلل الجزئي الإنتقائية إنزيميا بواسطة إنزيمات النيوكلييز المتخصصة (جدول ٢٤ - ٣).

جدول ٢٤ - ٣

الإنزيمات المستخدمة في تحديد تتابع القواعد في RNA (X و Y و Z و N تعبر عن أى من القواعد الأربعة)

الإنزيم	النوع	موضع الإنشطار	النتائج
Ribonuclease T ₁	Endo; and exonuclease	- XpGpYpZ -	- XpGp + YpZ -
Pancreatic ribonuclease	Endo; and exonuclease	- XpUpYpZ - - XpCpYpZ -	- XpUp + YpZ - - XpCp + YpZ -
Ribonuclease U ₂	Endo-, and exonuclease	- XpGpYpZ - - XpApYpZ -	- XpGp + YpZ - - XpAp + YpZ -
Ribonuclease I (From P. Polycephalum)	Endo-, and exonuclease N = A, G, U	- XpNpYpZ - - YpZp	- XpNp + YpZ - - YpZ + P _i
Alkaline phosphatase (From E.Coli)	Phosphatase	PxpY -	XpY + P _i
Bovin-Spleen phosphodiesterase	Exonuclease	XpYpZ	Xp + YpZ
Snake-Venom Phosphodiesterase	Exonuclease	- XpYpZ	- XpY + pZ
Polynucleotide Kinase	Kinase	ATP + XpYp -	PXpYp - + ADP

والأجزاء الناتجة يمكن فصلها بواسطة إلكتروفوريسيس الجيل، وتتابع القواعد في سلسلة RNA يمكن قراءتها مباشرة بواسطة التصوير الإشعاعي الذاتي.

المراجع

- Alberts, B., D. Bray, J. Lewis, M. Raff, K. Reberts, and I. D. Watson: Molecular Biology of the Cell, 2nd ed., Garland Publishing Inc., New York, 1989.
- Adhya, S., and M. Gottesman: "Control of Transcription Termination", Ann. Rev. Biochem. 47: 967 - 996 (1978).
- Altman, S.: Biosynthesis of tRNA. In Altman, S., (ed.) Transfer RNA. PP 48 - 77. MIT Press, 1978
- Brenner, S., F. Jacob, and M. Meselson: An Unstable Intermediate Carrying Information From Genes to Ribosomes for Protein Synthesis. Nature, 190 : 576 - 581 (1961).
- Burgess, R. R., A. A. Travers, J. J. Dunn, and E. K. Bautz: Factor Stimulating Transcription by RNA Polymerase. Nature, 221 : 43 - 46 (1969).
- Chamberlin, M., J. : The Selectivity of Transcription. Ann Rev. Biochem. 43 : 721 - 776 (1974).
- Conn, E. E., P. K. Stumpf, G. Bruening, and R. H. Doi: Outlines of Biochemistry (5 th ed.), John Wiley & Sons, 1987.
- Lehninger, A. L.: Principles of Biochemistry, Worth, New York, 1982
- Losick, R., and M. Chamberlin (eds.): RNA Polymerase. Cold Spring Harbor Laboratory, New York, 1976.

Miller, O. L., : The visualization of Genes in Action, Sci. Am. 228 : 34 - 42, March (1973).

Perry, R. P.: Processing of RNA. Ann. Rev. Biochem., 45 : 605 - 630, 1976.

Strayer, L.: Biochemistry, 2nd ed., Freeman, San Francisco, 1981.

Temin, H.: "RNA - Directed DNA Synthesis," Sci. Am., 226 : 24 - 33, January (1972).

Travers, A.: RNA Polymerase Specificity and the Control of Growth, Nature, 263: 641 - 646, (1976).

Zubay, G. (coord. author): Biochemistry, Addison - Wesley, Reading Mass., 1983.

تمارين

١- قارن بين DNA Polymerase I و RNA Polymerase في بكتريا القولون من الجوانب التالية:

(أ) تركيب تحت الوحدات

(ب) المواد البادئة المنشطة .

(ج) اتجاه إستطالة السلسلة

(د) أنشطة Nuclease

(هـ) المحافظة على قالب

(و) الإحتياج إلى بادئ Primer

(ز) طاقة تفاعل الإستطالة

٢ - تم نسخ أحد خيوط جزئ DNA بصورة كاملة إلى mRNA بواسطة RNA Pol- ymerase . وكانت نسبة القواعد في خيط DNA القالب هي $G = 24,1\%$ ، $C = 18,5\%$ ، $A = 24,6\%$ و $T = 32,8\%$. لذلك فإن نسبة القواعد في جزئ RNA المتكون حديثا تكون:

(أ) $G = 24,1\%$ ، $C = 18,5\%$ ، $A = 24,6\%$ و $U = 32,8\%$

(ب) $G = 24,6\%$ ، $C = 24,1\%$ ، $A = 18,5\%$ و $U = 32,8\%$

(جـ) $G = 18,5\%$ ، $C = 24,1\%$ ، $A = 32,8\%$ و $U = 24,6\%$

(د) $G = 32,8\%$ ، $C = 24,6\%$ ، $A = 18,5\%$ و $U = 24,1\%$

(هـ) لا أحد من هذه النسب

٣ - أحد خيوط جزئ DNA يحتوى على 10° قاعدة بنسب القواعد التالية $A =$

21% ، $G = 29\%$ ، $C = 29\%$ و $T = 21\%$ تم تكرره لينتج خيط متمم DNA المزوج الناتج. استخدم كقالب بواسطة RNA Polymerase الذى نسخ الخيط الجديد فى DNA المزوج لينتج خيط RNA يحتوى على نفس العدد من القواعد

(أ) حدد نسب القواعد فى RNA المتكون

(ب) افترض أن RNA Polymerase يقف نشاطه بعد أن يقوم بنسخ ٢٠٠٠

قاعدة فقط من خيط DNA الجديد. ما هى نسب القواعد فى RNA القصير الجديد.

٤ - أكتب تتابع القواعد فى جزئ mRNA الذى يُشيد من خيط DNA القالب الذى يحتوى على التتابع التالى:

5' - ATCGTACCGTTA - 3'

٥ - جزئ RNA يتحلل مائياً بسهولة بواسطة القواعد بينما DNA ليس كذلك. كيف تفسر ذلك.

٦ - كيف يمكن لمركب Cordycepin (deoxyadenosine - 3') إيقاف تخليق RNA ؟

٧ - جزئ DNA سوف يهجن مع جزيئات mRNA المنسوخة منه. كيف تفسر أن 50% على الأكثر من DNA الكلى لبكتريا القولون يمكن أن يهجن مع كل جزيئات mRNA لبكتريا القولون.

٨ - ما هى النواتج المتوقعة من الهضم الجزئى للأليجونيوكليوتيد التالى:

5' - PGCAGUACUGUC - 3'

بواسطة كل من الإنزيمات التالية:

Pancreatic ribonuclease (أ)

Ribonuclease T₁ (ب)

Ribonuclease U₂ (ج)

Physarum ribonuclease I (د)

٩ - التحلل المائي المكثف لأحد الأليجونيوكلوتيدات بواسطة إنزيم Pancreatic ribo-nuclease ينتج Cp ، 2Up ، AGCp و GAAUp . التحلل المائي لنفس الأليجونيوكلوتيد بواسطة إنزيم T₁ ribonuclease يعطي AAUp ، UAGp و CCUGp . ما هو تتابع الأليجونيوكلوتيد .

١٠ - إنزيمات DNA Polymerase لها القدرة على كشف وتصحيح الأخطاء في سلاسل DNA الجديدة . من ناحية أخرى فإن إنزيمات RNA Polymerase ليس لها هذه الكفاءة . هل يمكن أن تعطى تفسير بيولوجي مناسب لهذا الاختلاف الدقيق ؟

obeikandi.com

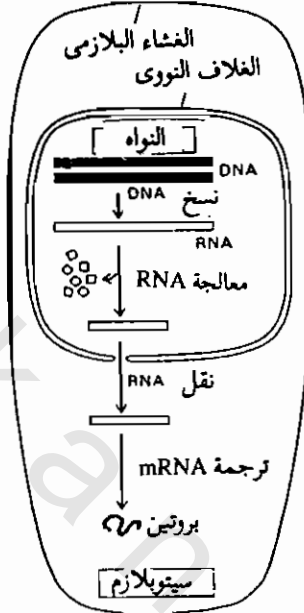
البناء الحيوى للبروتين

Biosynthesis of Protein

أوضحنا فى الفصل السابق كيف تُنسخ المعلومات الوراثية من جزئ DNA إلى جزئ mRNA وهو الحامل الوسيط للمعلومات بين الجين وسلسلة عديد البيبتيد المقابلة. وفى هذا الفصل سنوضح ترجمة المعلومات الوراثية المتضمنة فى تتابع النيوكليوتيدات فى mRNA إلى تتابع للأحماض الأمينية فى البروتين. يبدأ البناء الحيوى للبروتين بنسخ جينات معينة فى صورة mRNA وينتهى بتجميع الأحماض الأمينية فى نواتج نشطة للجينات وهى البروتينات (شكل ٢٥ - ١). وهذا التفاعل الكلى والذى يشمل إعادة صياغة تتابع النيوكليوتيدات فى الأحماض النووية فى صورة تتابع للأحماض الأمينية فى البروتينات يدعى بالترجمة translation. والعلاقة المتناظرة بين تتابع القواعد فى DNA (أو mRNA المنسوخ منه) وتتابع الأحماض الأمينية فى البروتين يطلق عليها الشفرة الوراثية genetic code. فالمعلومات الوراثية الموجودة على الجين تنظم فى ثلاثيات كل منها يتألف من ثلاثة قواعد تُعرف بالكودون Codon أو شفرة ثلاثية الذى يحدد كل منها موضع حمض أمينى واحد فى سلسلة عديد البيبتيد.

يتم البناء الحيوى للبروتين فى كل الأنظمة الحية على عُضَيَات (جسيمات) خلوية تُعرف بالريبوسومات ribosomes. وتعمل الريبوسومات على قراءة القواعد فى mRNA، وفى أثناء هذه العملية فإن الريبوسومات ترتبط وتتحرك عبر سلسلة mRNA. وعادة ما

يشارك عدد من الريبوسومات في قراءة القواعد في جزيء mRNA واحد في نفس الوقت والتركيب الناتج يعرف بالبوليسوم Polysome.



شكل ٢٥ - ١

رسم تخطيطي لعملية بناء البروتين (DNA → RNA → Protein) في الخلايا مميزة النواة.

الكودون عبارة عن تتابع محدد من ثلاث قواعد

إن العلاقة التي تحكم ترجمة تتابع النيوكليوتيدات (القواعد) في الجين إلى تتابع للأحماض الأمينية في البروتين تعرف بالشفرة الوراثية genetic code. ولقد أوضحت التجارب الوراثية أن تتابع القواعد في جزيء mRNA الذي يعمل كمركب وسيط في نقل المعلومات الوراثية تقرأ في ترتيب متسلسل في مجموعات من ثلاث قواعد، وكل ثلاثية من القواعد والتي تعرف بالكودون Codon تحدد حمض أميني واحد. ونظر لأن جزيء mRNA عبارة عن بوليمر خطي من أربع قواعد مختلفة، فإن هناك متسع لتكوين $4^3 = 64$ شفرة ثلاثية (كودون) مختلفة. ولقد أمكن التعرف على تتابع القواعد في

الأربعة وستون كودون (شكل ٢٥ - ٢)، كما أمكن أثبات أن واحد وستون كودون تستخدم في تحديد الأحماض الأمينية بينما الثلاثة كودونات الأخرى تستخدم كإشارة لإنهاء بناء سلسلة عديد الببتيد. ونظراً لأنه يوجد عشرين حمضاً أمينياً فإن كل منهم يتحدد بعدة كودونات، ومعنى ذلك أن الشفرة تكون متكررة. وباستثناء الترتوفان

الموضع الأول الطرف ٥	الموضع الثاني				الموضع الثالث الطرف ٣
	U	C	A	G	
U	Phe	Ser	Tyr	Cys	U
	Phe	Ser	Tyr	Cys	C
	Leu	Ser	Stop	Stop	A
	Leu	Ser	Stop	TrP	G
C	Leu	Pro	His	Arg	U
	Leu	Pro	His	Arg	C
	Leu	Pro	Gln	Arg	A
	Leu	Pro	Gln	Arg	G
A	Ile	Thr	Asn	Ser	U
	Ile	Thr	Asn	Ser	C
	Ile	Thr	Lys	Arg	A
	Met	Thr	Lys	Arg	G
G	Val	Ala	Asp	Gly	U
	Val	Ala	Asp	Gly	C
	Val	Ala	Glu	Gly	A
	Val	Ala	Glu	Gly	G

شكل ٢٥ - ٢

الشفرة الوراثية. مجموعات من ثلاثة قواعد في mRNA (كودونات) تُترجم إلى أحماض أمينية أثناء بناء البروتين. مثال ذلك أن الكودون GUG تترجم إلى فالين بينما الكودون GAG تترجم إلى حمض جلوتاميك.

والمثيونين الذى يحدد كل منهما بثلاثية واحدة، فإن الثمانية عشر حمض أميني الأخرى تحدد بإثنين أو أكثر من الثلاثيات وهذا ما يعرف بترادف (أو تحلل) الشفرة الوراثية - de-generacy of the genetic code. والكودونات التى تحدد نفسى الحمض الأميني تعرف بالترادفات Synonyms.

فى معظم الحالات عندما يكون للحمض الأميني أكثر من كودون يكون الإختلاف بين هذه الكودونات فى القاعدة الثالثة فقط، مثال ذلك أن الألائين يحدد بواسطة الثلاثيات GCU و GCC و GCA و GCG . ويظهر من ذلك أن القاعدة الأولى والثانية التى تشترك فى الكودونات الأربعة هما اللتان تحددان تخصص الشفرة أما القاعدة الثالثة تكون أقل تخصصاً.

وأحد الخصائص العامة للشفرات أنها متماثلة فى جميع الأنواع التى أختبرت والتى تشمل الإنسان وبكتريا القولون ونبات الدخان والبرمائيات وغيرهم من الكائنات. ومن الأمور المتفق عليها الآن أن الشفرة الوراثية عامة Universal بين جميع الكائنات.

البناء الحيوى للبروتين يتم فى خمس خطوات رئيسية

دعنا الآن نوضح عملية البناء الحيوى للبروتين بصورة عامة قبل أن نناقش خطواتها بشئ من التفصيل. من المعروف فى الوقت الحالى أن البناء الحيوى للبروتين يتم فى خمس خطوات رئيسية، ويحتاج إلى معاونة عدد كبير من الجزيئات. ورغم أن البناء الحيوى للبروتين متماثل من الناحية الأساسية فى الخلايا مميزة النواة والخلايا أولية النواة فإن هناك بعض الإختلافات فى التفاصيل.

يبنى البروتين فى إجهاد مجموعة الأمينو إلى مجموعة الكربوكسيل بالإضافة المتتالية للأحماض الأمينية إلى النهايه الكربوكسيلية لسلسلة عديد الببتيد النامية. وتشمل الخطوة الأولى فى بناء البروتين تنشيط الأحماض الأمينية وذلك بإرتباط كل حمض أميني بأحد جزيئات RNA الناقلة (tRNA) على حساب طاقة ATP وتكوين أمينو أسايل tRNA وهو الصورة النشطة للحمض الأميني. ومن المعروف أنه يوجد على الأقل نوع واحد من جزيئات tRNA لكل حمض أميني. أما الخطوات التالية فى بناء البروتين تشمل البدء

والإستطالة والإنهاء. فتؤدى مرحلة البدء إلى إرتباط جزئ tRNA (المرتبط بالحمض الأمينى البادئ) مع إشارة على جزئ mRNA هي الموضع P (Peptidyl site) على الريبوسوم والذي يمثل واحد من موضعى الإرتباط لجزئ tRNA. أما مرحلة الإستطالة فتبدأ بإرتباط أحد جزيئات أمينو أسايل tRNA مع موضع الارتباط الآخر على الريبوسوم والذي يعرف بالموضع A (aminoacyl Site). ثم تتكون بعد ذلك رابطة بيتيدية بين مجموعة الأمينو فى أمينو أسايل - tRNA القادم ومجموعة الكربوكسيل فى الحمض الأمينى البادئ. ينتقل الببتيد الثنائى - tRNA من الموضع A إلى الموضع P حيث تنفرد جزيئات tRNA الأخرى من الريبوسوم. ثم يرتبط بعد ذلك جزئ أمينوأسايل - tRNA آخر فى الموضع A ليبدأ دورة إستطالة أخرى. ويتم إكتمال بناء سلسلة عديد الببتيد عند قراءة إشارة الإيقاف (الإنهاء) على جزئ mRNA بواسطة بروتين عامل الانفصال والذي يؤدى إلى فصل سلسلة عديد الببتيد من الريبوسوم. وأخيراً فإنه لتكوين الهيئة البيولوجية النشطة فإن سلسلة عديد الببتيد تنطوى لتأخذ الشكل المجسم ثلاثى الأبعاد. بالإضافة إلى ذلك فإن سلسلة عديد الببتيد قد تُعدّل إنزيمياً قبل عملية الطى لإزالة الأحماض الأمينية البادئة، كما قد يتم إدخال مجموعات فوسفات أو ميثايل أو كربوكسيل فى بعض الأحماض الأمينية لسلسلة عديد الببتيد.

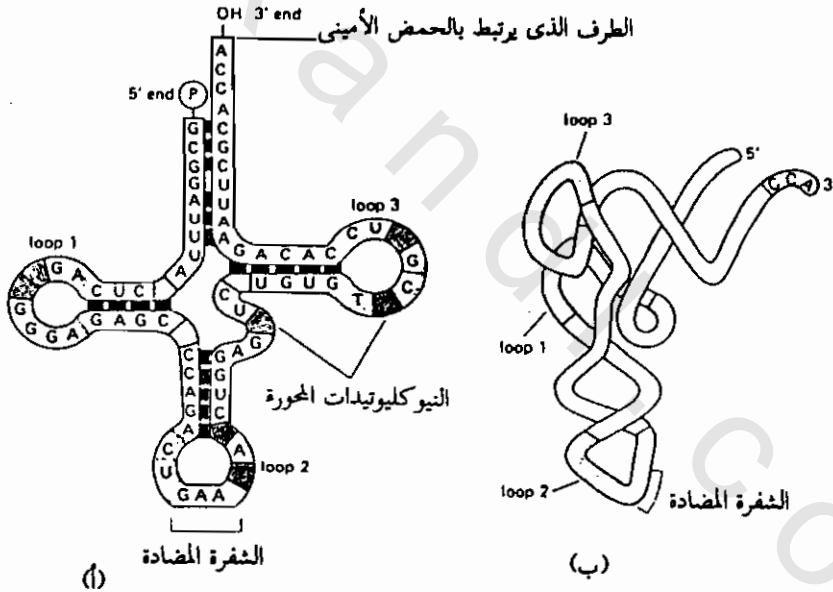
جزيئات tRNA ضرورية لتنشيط الأحماض الأمينية وتحديد تتابعها فى سلسلة عديد الببتيد

تعتبر جزيئات RNA الناقلة (tRNA) العوامل الأساسية فى بناء البروتين التى ترتبط بها الأحماض الأمينية قبل دخولها فى عملية البلمرة. فإرتباط الأحماض الأمينية عن طريق مجموعتها الكربوكسيلية بجزيئات tRNA يُنشّطها ويحوّلها إلى صورة مرتفعة فى الطاقة التى تُكوّن الروابط الببتيدية تلقائياً. وعملية التنشيط هذه تكون ضرورية لبناء البروتين حيث أن تكوين الرابطة الببتيدية بين الأحماض الأمينية الحرة لا تكون مناسبة من الناحية الترماديناميكية.

إرتباط الأحماض الأمينية مع جزيئات tRNA ليس مهماً فقط لتنشيط مجموعاتها

الكربوكسيلية اللازمة لتكوين الروابط الببتيدية، ولكن أيضاً لأن الأحماض الأمينية بذاتها ليس لها القدرة على تمييز الكودونات على mRNA. فتحمل الأحماض الأمينية إلى الريبوسوم بواسطة جزيئات tRNA متخصصة التي يمكن لها التعرف على وتمييز الكودونات على جزيء mRNA، وبذلك فإن جزيئات tRNA تعمل كوصيلات مهايئة adaptor.

ولتفهم كيفية عمل جزيئات tRNA كوصيلات مهايئة في ترجمة تتابع القواعد في الأحماض النووية إلى تتابع للأحماض الأمينية في البروتين يكون من الضروري توضيح تركيب جزيئات tRNA. فقد أدت دراسة تتابع القواعد في عدد من جزيئات tRNA وكذلك نتائج دراسة الأشعة السينية إلى إستنتاج أن جميع جزيئات tRNA لها الخواص التركيبية التالية (شكل ٢٥ - ٣):



شكل ٢٥ - ٣

تركيب جزيء tRNA (أ) مخطط عام للتركيب موضحا فيه مناطق ازدواج القواعد في الجزيء. (ب) التركيب المجسم ثلاثي الأبعاد كما أوضحتها دراسة انحراف الأشعة السينية.

١ - جزيء tRNA عبارة عن سلسلة فردية تحتوي ما بين ٧٣ و ٩٣ وحدة ريبونوكليوتيد.

٢ - تحتوى جزيئات tRNA على عدد من القواعد غير العادية (المحورة) التى تتراوح بين ٧ إلى ١٥ لكل جزيء. وعدد كبير من هذه القواعد عبارة عن مشتقات ميثيلية methylated derivatives للقواعد الأساسية التى تتكون بالتعديل الإنزيمى لنسخ tRNA الأصلية. والدور الحقيقى لهذه القواعد المحورة غير مؤكد، لكن أحد الاحتمالات هو أن عملية الميثلة تمنع ازدواج القواعد وبالتالي تؤدي إلى وجود نتوءات ضرورية لبعض التفاعلات الأخرى. أيضاً فإن عملية الميثلة تضيف خصائص هيدروفوبية لبعض مناطق جزيئات tRNA التى قد تكون مهمة فى تفاعلاتها مع الإنزيمات والبروتينات الريبوسومية.

٣ - الطرف ٥ لجزيئات tRNA تكون مفسفرة وعادة تكون فوسفات الجوانين.

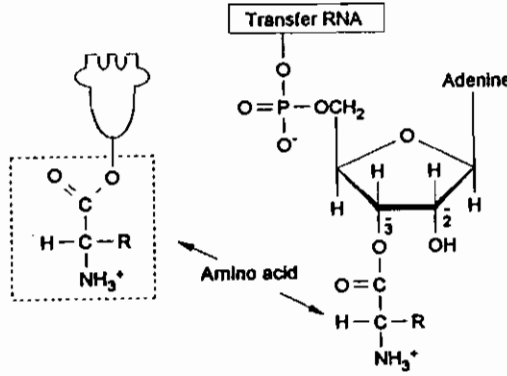
٤ - تتابع القواعد فى الطرف ٣ لجزيئات tRNA يكون سايتوزين - سايتوزين - أدنين (CCA)، حيث يرتبط الحمض الأمينى المنشط بمجموعة الهيدروكسيل الثالثة فى وحدة الريبوز للأدينوزين الطرفى.

٥ - نصف القواعد تقريبا فى جزيئات tRNA تكون فى حالة ازدواج مكونة مناطق من الحلزون المزدوج، بينما تكون خمس مجموعات من القواعد غير مزدوجة مكونة خمسة أزوع أو حلقات Loop. وإثنان من هذه الأزوع تشارك فى عملية المهائبة وهى زراع الإرتباط بالحمض الأمينى وزراع الشفرة المضادة.

٦ - الشفرة المضادة أو الكودون المضاد anticodon عبارة عن تتابع معين من ثلاث قواعد التى تكون متتامة مع قواعد الشفرة الثلاثية المقابلة على جزيء mRNA، وكل جزيء tRNA يحتوى على شفرة مضادة مميزة. ويوجد لكل حمض أمينى مابين جزيء إلى أربعة جزيئات tRNA يمكن لها الإرتباط بهذا الحمض الأمينى.

تنشيط الأحماض الأمينية يتم بارتباطها بجزيئات RNA الناقلة بواسطة إنزيمات Synthetases متخصصة

يبدأ البناء الحيوى للبروتين بتنشيط الأحماض الأمينية بارتباطها مع جزيئات tRNA المقابلة بواسطة مجموعة خاصة من الإنزيمات تعرف بـ aminoacyl - tRNA - Syn-

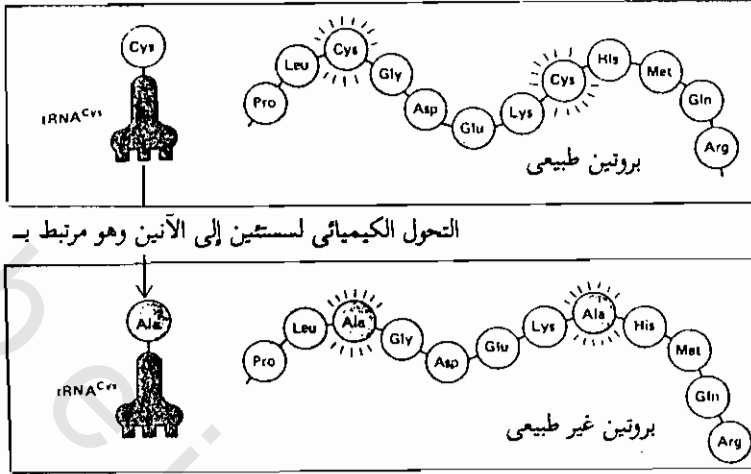


شكل ٢٥ - ٤

تركيب أمينو أسايل - tRNA . مجموعة الكريوكسيل فى الحمض الأمينى تُكوّن رابطة استر مع الريبوز (إما مع الأكسجين ٢ أو ٣ فى الريبوز). (أ) التركيب العام. (ب) رسم تخطيطى.

التعرّف على الكودون يتم بواسطة الشفرة المضادة وليس بالحمض الأمينى المنشط

لقد أوضحنا من قبل أن الشفرة المضادة على tRNA هى موضع التعرّف للكودون على mRNA، وأن عملية التعرّف تتم بازدواج القواعد بين الكودون والشفرة المضادة. فهل يلعب الحمض الأمينى المرتبط بجزئ tRNA أى دور فى عملية التعرّف؟ لقد تم الإجابة على هذا السؤال من خلال التجربة التى تم فيها تحويل أحد الأحماض الأمينية المرتبط بجزئ tRNA المتخصص بوسيلة كيميائية إلى حمض أمينى آخر (سستين ← ألانين). وعندما حصّن هجين أمينو أسايل - tRNA الناتج (الذى يحتوى على ألانين ولكنه مرتبط بـ tRNA الخاص بالسستين) مع نظام بناء بروتين خالى من الخلايا وجد أن سلسلة عديد الببتيد المتكوّنة تحتوى على ألانين فى مواضع السستين (شكل ٢٥ - ٥). وبكلمات أخرى فإن ألانين قد أدمج فى سلسلة عديد الببتيد على أنه سستين وذلك لأنه مرتبط بجزئ tRNA الخاص بالسستين. ويتضح من ذلك أن التعرّف على الكودون لايعتمد على الحمض الأمينى المرتبط بجزئ tRNA.

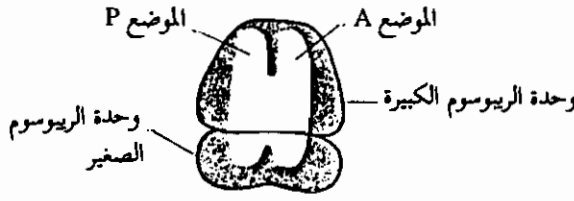


شكل ٢٥ - ٥

أحد التجارب التي توضح أن tRNA وحده وليس الحمض الأميني المرتبط به هو الذي يتعرف على الموضع (الكودون) التي يوضع فيها كل حمض أميني أثناء بناء البروتين.

الريبوسومات هي العضيات التي يبني عليها البروتين

بعد أن أوضحنا المرحلة الأولى في البناء الحيوي للبروتين وهي تنشيط الأحماض الأمينية بإرتباطها بجزيئات tRNA، ننتقل الآن إلى المراحل التالية وميكانيكية البناء. فهذه العملية المعقدة تتم على الريبوسومات ribosomes التي يمكن اعتبارها جهاز بناء البروتين. وتتشابه ريبوسومات الخلايا مميزة النواة والخلايا أولية النواة من ناحية التصميم والوظيفة، فكل منها يتألف من وحدة كبيرة ووحدة صغيرة. والوحدة الصغيرة في ريبوسوم الخلايا مميزة النواة لها معامل ترسيب يساوي ٣٠ وحدة سفديبرج (30S) وتحتوي على جزيء RNA ريبوسومي (rRNA) و٣٣ نوعاً مختلفاً من البروتينات الريبوسومية، بينما الوحدة الكبيرة التي معامل ترسيبها يساوي ٦٠ وحدة سفديبرج (60S) تحتوي على ثلاثة أنواع من جزيئات tRNA مرتبطة بأكثر من ٤٠ نوعاً من البروتينات الريبوسومية. من ناحية أخرى نجد أن ريبوسومات خلايا أولية النواة تكون أصغر في الحجم وتحتوي على عناصر



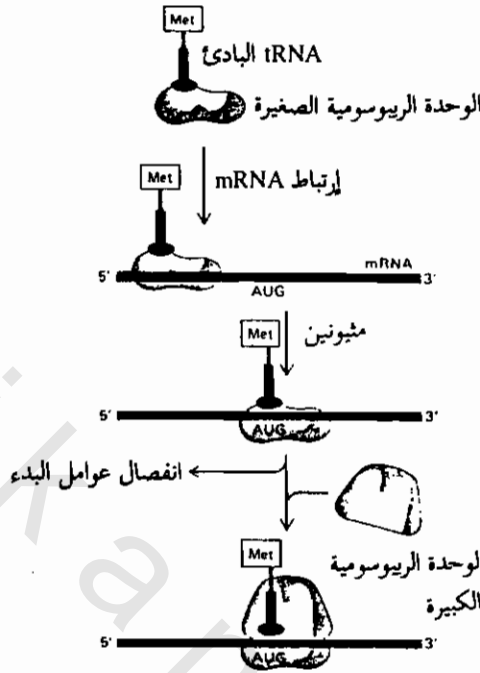
شكل ٢٥ - ٧

رسم تخطيطي لموضعي الإرتباط A و P على الريبوسوم.

عملية البدء تحدد هيكل القراءة لبناء البروتين

يحتوى جزئ mRNA على الكودونات التي تحدد تتابع الأحماض الأمينية فى سلسلة عديد الببتيد، والذي يحدد نقطة بدء قراءة الكودونات على mRNA هو تعشيق الريبوسوم مع mRNA وتكوين متراكب البدء initiation complex. هذا المتراكب يتجمع عند الموضع الصحيح على mRNA الذى يبدأ عنده بناء سلسلة عديد الببتيد.

تعتبر عملية البدء من العمليات المعقدة والتي تشتمل على عدة خطوات تحفز بواسطة ثلاثة بروتينات يطلق عليها عوامل البدء (IF) initiation Factors يرمز إليها ب IF-1 و IF-2 و IF-3. ونظراً لتعقيدها فإن تفاصيل عملية البدء مازال غير مؤكّد، مع ذلك فإنه من الواضح أن تكوين متراكب البدء يتم فى ثلاثة خطوات. فى الخطوة الأولى ترتبط الوحدة الريبوسومية الصغيرة مع العامل البادئ الثالث IF-3 الذى يمنع الوحدة الريبوسومية الصغيرة والكبيرة من الإتحاد ثانية. يتبع ذلك إرتباط mRNA مع الوحدة الريبوسومية الصغيرة بطريقة تسمح بإرتباط الكودون البادئ فى mRNA (وهو AUG, 5' مع موضع خاص على هذه الوحدة (شكل ٢٥ - ٨). يوجه الكودون البادئ 3' إلى الموضع الصحيح فى الوحدة الريبوسومية الصغيرة بواسطة إشارة خاصة فى mRNA توجد على الجانب 5' للكودون AUG. هذه الإشارة تحتوى أساساً على تتابع من ٦ إلى ٨ من قواعد الأدينين والجوانين التي يتم التعرف عليها بواسطة ازدواج متمم من القواعد فى RNA الريبوسومى فى الوحدة الريبوسومية الصغيرة.



شكل ٢٥ - ٨

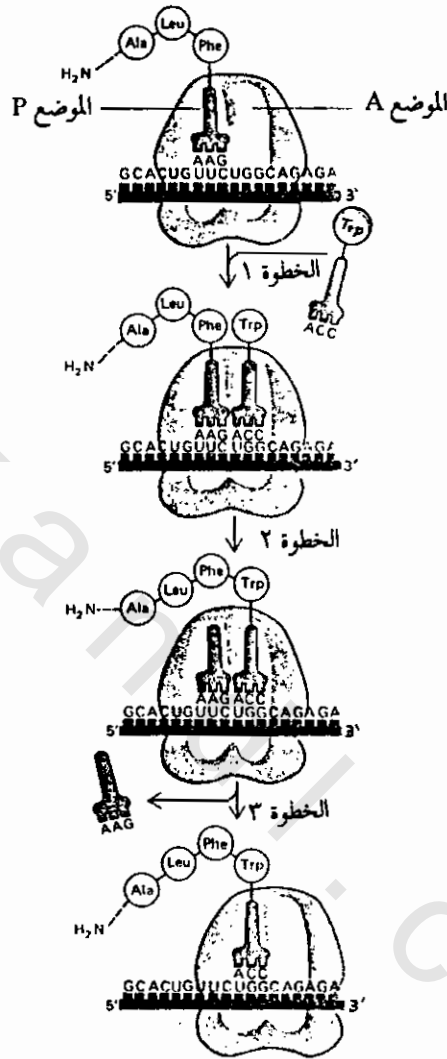
طور البدء في بناء البروتين في الخلايا مميزة النواة. نفس العمليات تتم أيضا في الخلايا أولية النواة فيما عدا أن الحمض الأميني البادئ المرتبط بـ tRNA هو N- فورميل ميثيونين.

في الخطوة الثانية فإن جزيء tRNA_F بادئ خاص مرتبط بالمثيونين في الخلايا مميزة النواة (أو بـ N- فورميل ميثيونين في الخلايا أولية الأنوية) يُحمّل على الكودون البادئ AUG. وتفاعل التحميل هذا يحفز بواسطة عامل البدء IF-1 و IF-2. ونظراً لوجود كودون واحد AUG للمثيونين التي تشفر لكل من الميثيونين البادئ وذلك الذي يوجد في الأجزاء الداخلية لسلسلة عديد الببتيد فإن الذي يحدد أي من الكودونات AUG تستخدم ككودون بادئ هو إشارة البدء على الجانب ٥' للكودون AUG.

فى الخطوة الثالثة ترتبط الوحدة الريبوسومية الكبيرة مع هذا المتراكب وتتحرك فى نفس الوقت عوامل البدء IF-1 و IF-2 و IF-3 من الريبوسوم. وينتج عن ذلك تكوين الريبوسوم الكامل الفعّال الذى يحتوى على mRNA ومثيونين - tRNA_F الذى يحتل الموضع P على الريبوسوم، أما الموضع A على الريبوسوم يكون غير مشغول ولكنه فى مرحلة الاستطالة يستقبل جزيئات أمينو أسايل - tRNA التالية.

إستطالة سلسلة عديد الببتيد تتم بالإضافة المتكررة لأمينو أسايل - tRNA

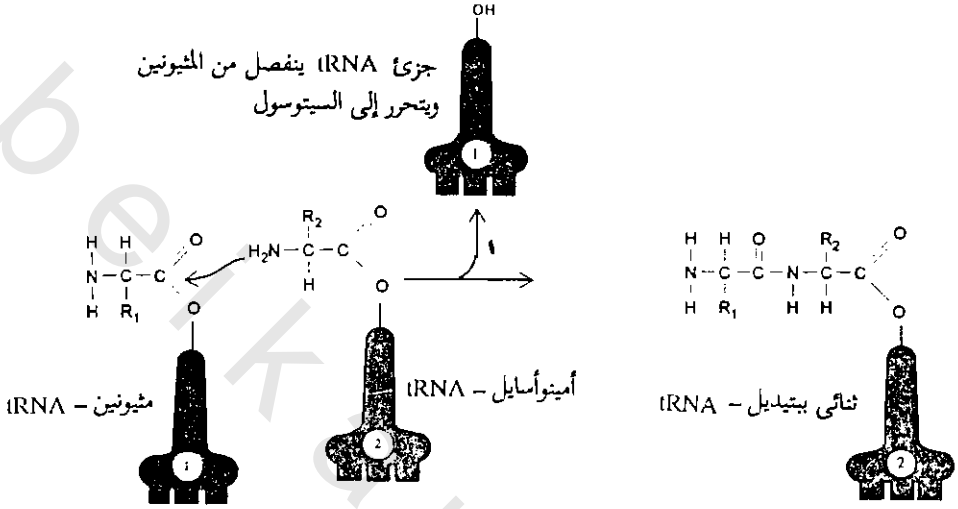
أن عملية استطالة سلسلة عديد الببتيد على الريبوسوم يمكن إعتبارها عملية دورية تتم فى ثلاثة خطوات (شكل ٢٥ - ٩)؛ (١) إرتباط أمينو أسايل - tRNA (التعرف على الكودون) (٢) تكوين الرابطة الببتيدية (٣) الإنتقال. وعدد هذه الدورات يكون مساوياً لعدد الأحماض الأمينية التى تضاف إلى السلسلة. وتبدأ الدورة بإدخال أحد أمينوأسايل - tRNA فى الموضع A المجاور للموضع P المرتبط بـ مثيونين - tRNA. والذى يحدد نوع أمينوأسايل - tRNA القادم هو الكودون فى mRNA الموجودة فى الموضع A. ويشارك فى هذه الخطوة جزئى GTP وإثنين من البروتينات تعرف بعوامل الإستطالة elongation factors تأخذ الرمز المختصر EF - Tu و EF - Ts. ويتكون بذلك معقد يحتل فيه أمينو أسايل - tRNA الموضع A، بينما يحتل مثيونين - tRNA الموضع P. فى الخطوة الثانية فإن مجموعة الكربوكسيل الطرفية تنفك من tRNA الموجود فى الموضع P وتكون رابطة ببتيدية مع الحمض الأمينى المرتبط بجزئى tRNA على الموضع A (شكل ٢٥ - ١٠). يحفز هذا التفاعل إنزيم Peptidyl transferase وهو أحد الإنزيمات التى توجد مرتبطة بالريبوسوم. ونتيجة لهذا التفاعل فإنه يتكون ثنائى ببتيديل - tRNA على الموضع A ويظل tRNA البادئ مرتبطاً بالموضع P. وفى الخطوة الثالثة من دورة الإستطالة فإن الريبوسوم يتحرك عبر mRNA فى اتجاه الطرف ٣ بمسافة تقدر بكودون واحد (ثلاثة قواعد)، ويكون نتيجة لذلك انتقال ثنائى ببتيديل - tRNA من الموضع A إلى الموضع P وفى نفس الوقت يتحرر tRNA الموجود فى الموضع P ويتم خروجه إلى السيتوسول، وبذلك يصبح الكودون الثالث فى mRNA متمركز فى الموضع A والكودون الثانى فى الموضع P. وهذه الخطوة تحتاج إلى طاقة وتتم بواسطة سلسلة من التغيرات فى الهيئة



شكل ٢٥ - ٩

طور الإستطالة في بناء البروتين على الريبوسوم. الثلاثة خطوات في الدورة تتكرر عدة مرات بعدد الأحماض الأمينية في سلسلة عديد الببتيد.

الفراغية التي تحدث في أحد البروتينات الريبوسومية بمساعدة تحلل جزئ GTP المرتبط بالبروتين. وبإنهاء الخطوة الثالثة فإن الموضع A الخالي يكون جاهزاً لإستقبال جزئ tRNA المرتبط بالحمض الأميني التالي والذي يبدأ دورة جديدة.



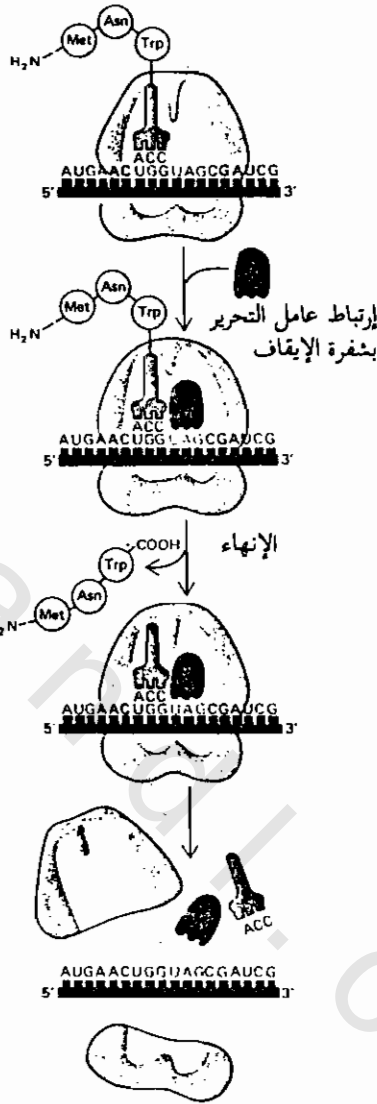
شكل ٢٥ - ١٠

تكوين الرابطة الببتيدية الأولى. تنتقل مجموعة المثنونيل إلى مجموعة الأمينو في أمينوأسايل - tRNA التالي ويتكون ثنائي بيتيديل - tRNA الذي يحتل الموقع A.

إنهاء بناء سلسلة عديد الببتيد يحتاج إلى إشارة خاصة

توجد ثلاث كودونات في جزئ mRNA تعرف بكودونات الإيقاف stop codons والتي تنهى عملية الترجمة أى بناء سلسلة عديد الببتيد. وهذه الكودونات الثلاثة UAA و UAG و UGA لا تُشفّر لأى من الأحماض الأمينية، فالخلايا العادية لا تحتوى على جزيئات tRNA تحمل شفرات مضادة متممة لكودونات الإنهاء.

أحد البروتينات الذي يُطلق عليه عامل التحرير release factor يمكن أن يرتبط مباشرة بأى من كودونات الإيقاف التي تصل إلى الموضع A في الريبوسوم. هذا الإرتباط



شكل ٢٥ - ١١

الطور النهائي في بناء البروتين. إرتباط عامل التحرير بكودون الإيقاف ينهي عملية الترجمة. تتفصل سلسلة عديد الببتيد ويتفكك الريبوسوم إلى الوحدتين 50S و 30S.

يخل بنشاط إنزيم Peptidyl transferase المجاور حيث يجعل الإنزيم يحفز إضافة جزيء ماء بدلاً من مجموعة الأمينو الحرة إلى الحمض الأميني لببتيديل - tRNA. ونتيجة لذلك فإن مجموعة الكربوكسيل الطرفية لسلسلة عديد الببتيد النامية تتحرر من إرتباطها بجزيء tRNA. ونظراً لأن هذا هو الإرتباط الوحيد الذى يربط بين سلسلة عديد الببتيد النامية للريبوسوم فإن سلسلة عديد الببتيد (البروتين) تتحرر إلى سيتوبلازم الخلية (شكل ٢٥ - ١١).

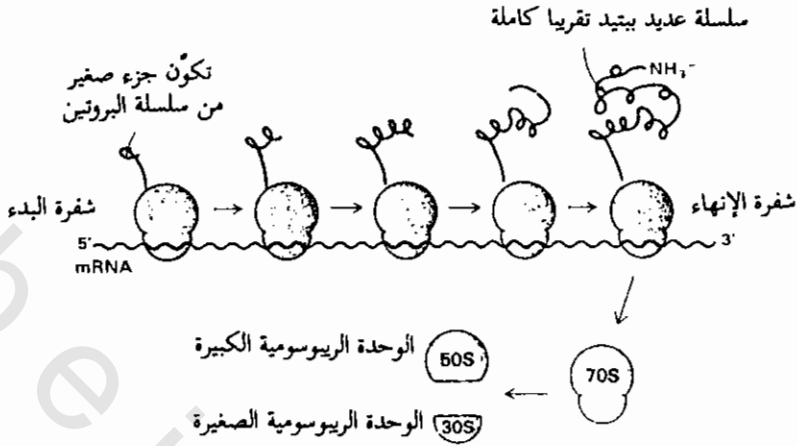
عدد من الريبوسومات قد تقوم بترجمة جزيء mRNA فردى

قد يقوم عدد كبير من الريبوسومات بترجمة جزيء mRNA فردى فى نفس الوقت وذلك فى حالة إحتياج الخلية لبناء سلسلة عديد الببتيد بمعدل كبير. ومجموعة الريبوسومات التى ترتبط بجزيء mRNA تسمى عديد الريبوسوم أو بولى سوم - Poly-some. وتعمل الريبوسومات فى هذه الوحدة بطريقة منفصلة فكل منها يبنى سلسلة كاملة من عديد الببتيد (شكل ٢٥ - ١٢). وأعلى كثافة للريبوسومات على جزيء mRNA يكون حوالى ريبوسوم لكل ثمانى وحدات نيوكليوتيد، والريبوسومات القريبة من الطرف ٥ لجزيء mRNA تكون قد كوّنت جزء صغير من سلسلة عديد الببتيد بينما تلك القريبة من الطرف ٣ تكون قد انتهت تقريباً من بناء السلسلة.

عدد كبير من البروتينات يتم تعديلها بعد الترجمة

عد كبير من عديد الببتيد التى تتكوّن بعملية الترجمة لجزيء mRNA لأتمثل الناتج النهائى أو الصورة الفعالة للبروتين، فسلسلة عديد الببتيد ربما تُعدّل بعدة طرق مختلفة بعد إنفصالها من الريبوسوم والتى تشمل:

- ١ - تُزال مجموعة الفورميل المرتبط بالمثيونين الطرفى فى بروتينات البكتريا والكائنات أولية النواة الأخرى بإنزيم deformylase، كما قد يزال أيضاً واحد أو أكثر من الأحماض الأمينية فى الطرف الأمينى بواسطة إنزيمات aminopeptidase.
- ٢ - يُمكن أن تتكوّن الرابطة ثنائية الكبريتيد disulfide bond بأكسدة إثنين من الأحماض الأمينية فى سلسلة عديد الببتيد.



شكل ٢٥ - ١٢

رسم تخطيطي لعديد الريبوسوم (بولى سوم). تتحرك الريبوسومات عبر mRNA في الإتجاه ٥ ← ٣ حيث يقوم كل منها ببناء سلسلة عديد بيتيد كاملة.

٣ - يُمكن أن تتحور المجموعات الجانبية لبعض الأحماض الأمينية في سلسلة عديد البيتيد، مثال ذلك إدخال مجموعات الهيدروكسيل على برولين ولايسين في الكولاجين. كما تتكون الجللايكوبروتينات بإرتباط السكريات مع السلاسل الجانبية للإسباراجين وسيرين وثريونين. كذلك يتم فسفرة بعض البروتينات، كما يتم إضافة المجموعات التعويضية لبعض الإنزيمات قبل إنطواء سلسلة عديد البيتيد وتحوّلها إلى الهيئة المجسمة ثلاثية الأبعاد.

٤ - من المحتمل أن تنفك سلسلة عديد البيتيد في موضع أو أكثر، مثال ذلك تحول ناشئ الأنسولين Proinsuline إلى أنسولين.

٥ - في بعض المراحل أثناء أو بعد عملية الترجمة تتحول سلسلة عديد البيتيد للبروتينات الكرويّة globular proteins تلقائياً إلى الهيئة المجسمة ثلاثية الأبعاد النشطة بيولوجياً.

البناء الحيوى للبروتين يثبط بواسطة عدد كبير من المضادات الحيوية

نظراً لما للبناء الحيوى للبروتين من دور رئيسى فى عمليات الأيض جميعها، ولما تتميز به هذه العمليات من درجة تعقيد كبيره، فليس من الغريب أن نجد أن عدداً كبيراً من المضادات الحيوية تقوم بتثبيط عملية الترجمة (بناء البروتين). بالإضافة إلى ذلك فنظراً لإختلاف الريبوسومات البكتيرية من الناحية التركيبية عن الريبوسومات السيتوبلازمية فى الخلايا مميزة النواة فإن عديد من المضادات الحيوية تثبط بناء البروتين فى البكتريا دون التأثير على بناء البروتين فى الخلايا مميزة النواة. لذلك تستخدم المضادات الحيوية كعقاقير مضادة للبكتريا وغيرها من الكائنات أولية النواة.

أمكن التعرف على عدد كبير من المضادات الحيوية المثبطة لبناء البروتين، كما أمكن أيضاً التعرف على ميكانيكية (آلية) التثبيط لهذه المضادات الحيوية (جدول ٢٥ - ١).

جدول ٢٥ - ١

بعض المضادات الحيوية المثبطة لبناء البروتين فى الكائنات أولية النواة

المضاد الحيوى	فعل المضاد الحيوى
ستربتوميسين (Streptomycin)	يثبط عملية البدء كما يحدث قراءة خاطئة للكودونات فى mRNA.
تتراسيكلين (Tetracycline)	يثبط إرتباط أمينو أسايل - tRNA بالموضع A فى الريبوسوم.
كلورامفينيكول (Chloramphenicol)	يثبط نشاط إنزيم Peptidyl transferase فى الريبوسوم.
إريثروميسين (Erythromycin)	يثبط حركة الريبوسومات على mRNA.

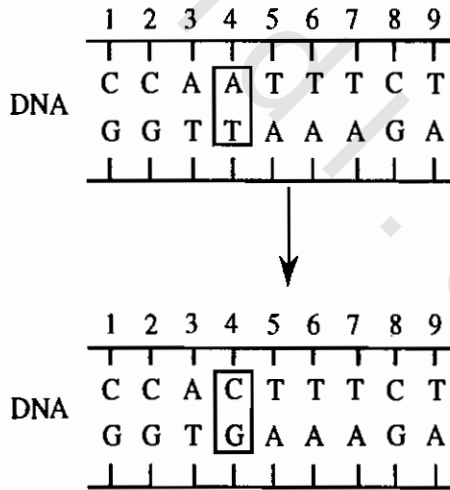
الطفرات الوراثية تنتج من التغيير فى تركيب المادة الوراثية

أوضحنا فى فصل ٢٢ أن المعلومات الوراثية المثلثة فى تتابع أزواج القواعد فى جزئ

DNA يحافظ عليها بعملية التكرار ونظام تصحيح الأخطاء. مع ذلك فإن بعض الأخطاء فى إدماج القواعد وبعض التغيرات فى جزيئات DNA التى تحدث بواسطة العوامل البيئية قد تمر بدون إصلاح وتؤدى إلى تغير دائم فى جينات وكروموسومات الكائن الحى. فى هذه الحالة فإن الخلايا البنوية سوف تختلف عن الخلايا الأبوية فى تتابع القواعد فى DNA أو فى كمية DNA. وهذه التغيرات فى المادة الوراثية تعرف بالطفرات mutation.

يوجد نوعان من الطفرات: طفرات الجينات (الطفرات الجينية) gen mutations تؤثر على واحد أو عدد قليل من النيوكليوتيدات خلال الجين. أما النوع الثانى وهو الطفرات الكروموسومية chromosomal mutations فتؤثر على تركيب أو عدد الكروموسومات فى الخلية. ولو أنه غالباً ما يقتصر استخدام مصطلح طفرة على التغيرات الجينية.

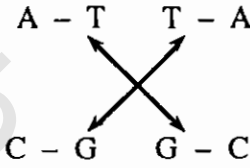
تشتمل طفرات الجينات أيضاً على نوعين من الطفرات هما طفرات الإستبدال لزوج من القواعد base-pair substitution و طفرات تغير إطار القراءة frameshift mutation. ويحدث النوع الأول نتيجة لإستبدال زوج من القواعد بزوج آخر غير صحيح (شكل ٢٥ - ١٣)، أو بإستبدال عدة أزواج من القواعد. ويحتوى أيضاً الإستبدال الفردى لزوج



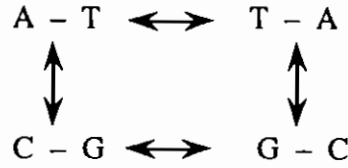
شكل ٢٥ - ١٣

طفرات الإستبدال لزوج من القواعد. زوج القواعد AT (رقم ٤) يتحول إلى CG.

من القواعد على نوعين: الأول هو الإستبدال المتكافئ (الإنقالي) transition، ويتم فيه استبدال أحد البيورينات ببيورين آخر أو أحد البيريميديئات ببيريميدين آخر. أما النوع الثاني وهو الإستبدال غير المتكافئ (المستعرض) transversion يتم فيه إستبدال بيورين ببيريميدين أو بيريميدين ببيورين.

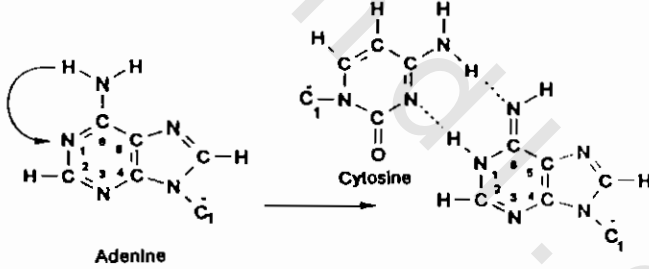


الاستبدال المتكافئ



الاستبدال غير المتكافئ

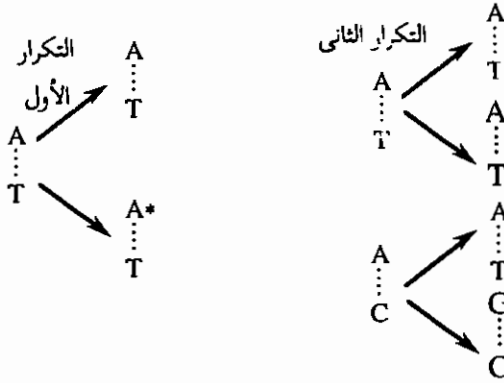
والإستبدال المتكافئ يمكن أن يحدث تلقائياً كما إقترح واطسون وكريك. فقد لاحظاً أن ذرات الهيدروجين في القواعد يمكن أن تغير مواضعها في نفس القاعدة مكونة صور مترددة tautomeric Forms الذي يكون إحتمال تكوينها صغير جداً. وهذه الصور المترددة النادرة يمكن أن تكون أزواج قواعد غير A-T, G-C، مثال ذلك أن صورة الإيمينو المترددة imino tautomer للأدينين يمكن أن تزودج مع السايٲوزين (شكل ٢٥ - ١٤).



شكل ٢٥ - ١٤

الصورة المترددة النادرة للأدينين تزودج مع السايٲوزين بدلاً من الثايمين. وهذه الصورة المترددة سوف تتكون بانتقال بروتون من مجموعة الأمينو المرتبطة بذرة الكربون السادسة إلى ذرة النتروجين رقم واحد (N1).

وفي الدورة التالية للتردد فإن الأدينين في الصورة المترددة الطبيعية سوف يزودج مع الثايمين، بينما السايٲوسين سوف يزودج مع الجوانين. وعلى ذلك فإن أحد جزيئات DNA البنوية سوف يحتوى على زوج القواعد G - C بدلاً من زوج القواعد A - T (شكل ٢٥ - ١٥).



شكل ٢٥ - ١٥

إزدواج الصورة المترددة النادرة للأدنين (A*) مع الساتوبوسين يؤدي إلى تكوين زوج القاعدة G-C في الجيل التالي.

وظفرات استبدال زوج من القواعد سوف تؤدي إلى تغير كودون في الجين التي تحدث فيه، وهذا بدوره قد يؤدي إلى إستبدال حمض أميني واحد بحمض أميني آخر في سلسلة عديد الببتيد التي تُشفر بهذا الجين. وإستبدال حمض أميني بآخر غالبا لا ينتج عنه تغير ملموس في الخواص البيولوجية للبروتين، ومثل هذه الطفرات يطلق عليها الطفرات الصامتة silent mutations. في بعض الحالات الأخرى مع ذلك قد يكون للحمض الأميني المستبدل تأثيراً كبيراً بحيث يصبح البروتين غير نشط بيولوجياً، ومثل هذه الطفرات غالبا ما تكون مميتة lethal للخلية.

طفرات تغير إطار القراءة تنتج من إضافة addition أو حذف deletion زوج أو أكثر من النيوكليوتيدات في الجين (شكل ٢٥ - ١٦). والنتيجة الطبيعية لهذا النوع من الطفرات هو تغير إطار قراءة الكودونات من موضع الإضافة أو الحذف وبذلك فإن سلسلة عديد الببتيد الناتجة تحتوي على تتابع صحيح للأحماض الأمينية حتى موضع الطفرة، ولكنها تحتوي على تتابع مختلف كلية للأحماض الأمينية بعد هذا الموضع. وفي مثل هذا النوع من الطفرة غالبا ما ينتج بروتين طافر يختلف بدرجة كبيرة في محتواه من الأحماض الأمينية عن البروتين الطبيعي، ويكون البروتين الطافر في هذه الحالة غير نشط بيولوجياً.

DNA الطبيعي

1	2	3	4	5	6	7	8	9	10
C	C	A	A	T	T	T	C	T	G
G	G	T	T	A	A	A	G	A	C

إدماج زوج من النيوكليوتيدات

1	2	3	4	5	6	7	8	9	10
C	C	A	A	T	G	T	T	C	T
G	G	T	T	A	C	A	A	G	A

إزالة عدة نيوكليوتيدات

1	2	3	8	9	10
C	C	A	C	T	G
G	G	T	G	A	C

شكل ٢٥ - ١٦

طفرات تغيير إطار القراءة التي تنتج من إضافة أو حذف زوج أو أكثر من النيوكليوتيدات في الجين.

الريبوسومات المرتبطة بالشبكة الإندوبلازمية تبني بروتينات الغشاء والبروتينات المفترزة خارج الخلية

في الخلايا مميزة النواة تتواجد بعض الريبوسومات في صورة حرة في السائل الخلوي -cytosol، بينما البعض الآخر يكون مرتبط بنظام غشائي يعرف بالشبكة الإندوبلازمية -enoplasmic reticulum (ER). والجزء من الشبكة الإندوبلازمية المرتبط بالريبوسومات يعرف بالشبكة الإندوبلازمية الخشنة rough ER نظراً لمظهرها المحبب (شكل ٢٥ - ١٧)، بالمقارنة بالشبكة الإندوبلازمية الملساء smooth ER التي تكون مجردة من



شكل ٢٥ - ١٧

صورة بالمجهز الإلكتروني للشبكة الإندوبلازمية الخشنة.

الريبوسومات. ومن الثابت أن كل البروتينات المفرزة خارج الخلية المعروفة تبنى بواسطة الريبوسومات المرتبطة بالشبكة الإندوبلازمية. والريبوسومات المرتبطة بهذا النظام الغشائي تبنى أيضاً عدداً كثيراً من بروتينات الغشاء البلازمي وأغشية بعض العضيات مثل الليسوسومات lysosomes. والشبكة الإندوبلازمية الخشنة بعكس الشبكة الإندوبلازمية الملساء تحتوى على إثنين من البروتينات الغشائية يطلق عليها ريبوفورينات ribophorins اللذان يتفاعلا بصورة متخصصة مع الوحدة الريبوسومية الكبيرة.

ولقد أدى إكتشاف الشبكة الإندوبلازمية الخشنة ودورها فى بناء بروتينات الغشاء والبروتينات المفرزة خارج الخلية إلى ظهور ثلاثة أسئلة تتعلق بابتناء ومسار البروتينات التى تتكون بواسطة الريبوسومات المرتبطة بالشبكة الإندوبلازمية، ألا وهى:

١ - هل هناك صنفين من الريبوسومات - أحدهما حر فى السائل الخلوى والآخر مرتبط بغشاء الشبكة الإندوبلازمية - أو أن كل الريبوسومات فعلياً صنف واحد؟. وإذا كان هناك صنف أو نوع واحد من الريبوسومات، فما الذى يحدد ما إذا كان ريبوسوم ما يتواجد فى صورة حرة أو مرتبط بالشبكة الإندوبلازمية الخشنة؟.

٢ - كيف يمكن لسلسلة عديد الببتيد المبتنية حديثاً الناشئة من الريبوسومات المرتبطة أن

تعتبر حاجز النفاذية (الغشاء) للشبكة الإندوبلازمية الخشنة؟. مثال ذلك أن البروتينات المفترزة مثل مُولِّدات الإنزيمات (زيموجينات) البنكرياسية قد وجدت داخل تجويف الشبكة الإندوبلازمية بعد ابتنائها مباشرة.

٣ - ما الذى يحدد المستقر الأخير لأماكن وجود البروتينات التى تُبنى بواسطة الريبوسومات المرتبطة؟. فبعض البروتينات تصدر إلى خارج الخلية والبعض الآخر يوجّه إلى داخل الخلية. كما أن بعض البروتينات التى تُبنى بواسطة الشبكة الإندوبلازمية الخشنة تدخل فى بناء الأغشية البلازمية والأغشية داخل الخلية حيث تمثل جزءاً متكاملًا فى بنية الغشاء.

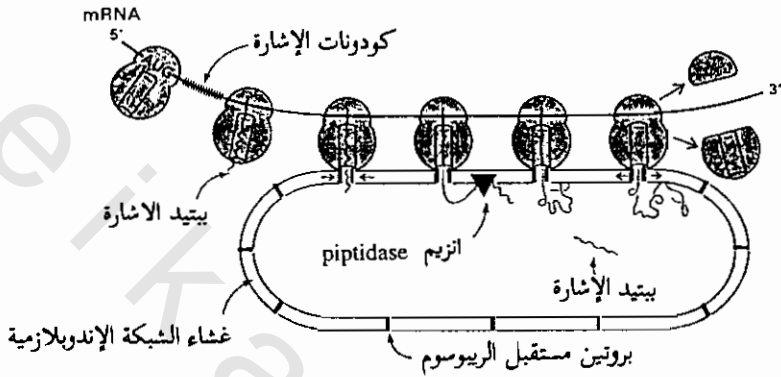
الخلايا مميزة النواة تحتوى على نوع واحد من الريبوسومات

أمكن الإجابة على السؤال الأول من الدراسات التى أُجريت على أنشطة بناء البروتينات بواسطة الريبوسومات فى الأنظمة الخالية من الخلايا cell-free systems. فقد تم فصل الريبوسومات الحرة من السائل الخلوى ثم أُضيفت إلى أغشية الشبكة الإندوبلازمية الخشنة التى جُرِّدت من ريبوسوماتها. وهذا النظام المشكل من جديد وجد أن له القدرة على بناء البروتينات المفترزة عندما أُمدَّ بجزيئات mRNA المناسبة والعوامل الذائبة الأخرى. وبطريقة مماثلة وجد أيضاً أن الريبوسومات المفصولة من الشبكة الإندوبلازمية الخشنة تكون نشطة تماماً فى بناء البروتينات التى تحرر إلى السائل الخلوى. بالإضافة إلى ذلك فإنه لم يكتشف أية إختلافات تركيبية بين الريبوسومات الحرة والريبوسومات المعزولة من الشبكة الإندوبلازمية الخشنة. ويتضح من ذلك أن الريبوسومات المرتبطة والريبوسومات الحرة هى حقيقة نوع واحد، وأن الذى يحدد ما إذا كان ريبوسوم ما يكون حرّاً أو مرتبطاً بالشبكة الإندوبلازمية يعتمد على نوع البروتين الذى تقوم بينائه.

تتابعات الإشارة تُمكن البروتينات المفترزة من عبور غشاء الشبكة الإندوبلازمية

السؤال الآن - ماهى العلامة التى توجد على البروتين المبنى حديثاً التى تحدد ما إذا كان الريبوسوم المُشيد لهذا البروتين يكون حرّاً فى السائل الخلوى أو مرتبطاً بالشبكة

الإندوبلازمية الخشنة. في عام ١٩٧٠ إقترح كل من Gunter و David Sabatini أن علامة أو إشارة الربط عبارة عن تتابع من الأحماض الأمينية يقع بالقرب من الطرف الأميني لسلسلة عديد الببتيد المبتنية حديثاً. ونظرية الإشارة signal hypothesis هذه (شكل ٢٥ - ١٨) دُعِّمت بعد ذلك بالنتائج التي تحمّل عليها كل من Cesar



شكل ٢٥ - ١٨

نظرية الإشارة لبناء بروتينات الغشاء والبروتينات المفرزة. في هذا النموذج فإن تتابع الإشارة الذي يوجد في الطرف الأميني لسلسلة عديد الببتيد المبتنية حديثاً يربط الريبوسوم بغشاء الشبكة الإندوبلازمية. ثم بعد ذلك يستوصل تتابع الإشارة بواسطة إنزيم Peptidase الذي يوجد في جانب تجويف الشبكة الإندوبلازمية.

Milstein و George Brownlee، فقد وجدوا أن سلسلة الإيمينوجلوبين التي تُبنى خارج الخلية بواسطة الريبوسومات الحرة تحتوي على تتابع إضافي من عشرين حمضاً أمينياً في جانب الطرف الأميني، بينما لا توجد في البروتين المبنى في الخلية. ثم وجد بعد ذلك أن كل البروتينات المفرزة الأساسية من البنكرياس تحتوي على تتابع إضافي في الطرف الإميني من حوالي ٢٠ حمض أمينياً عند بنائها خارج الخلية بواسطة الريبوسومات الحرة. ومعروف في الوقت الحاضر تتابع الإشارة لعدد كبير من البروتينات المفرزة، وطول هذا التتابع يتراوح ما بين ١٥ إلى ٣٠ حمض أمينياً الذي يكون أغلبها من الأحماض

الأمينية غير القطبية. ويمكن تلخيص العناصر الأساسية في نظرية الإشارة (شكل ٢٥ - ١٨) في النقاط التالية:

١ - جزيئات mRNA التي تُشَفَّر للبروتينات المفردة خارج الخلية أو بروتينات الغشاء تحتوي على تتابع معين من الكودونات يلي مباشرة كودونات البدء يطلق عليها كودونات الإشارة signal codons .

٢ - ترجمة جزيئات mRNA تبدأ بواسطة ريبوسومات حرة (غير مرتبطة بغشاء الشبكة الإندوبلازمية) التي تبني أولاً تتابع الإشارة للأحماض الأمينية المقابلة لكودونات الإشارة.

٣ - نشوء تتابع الإشارة من الريبوسوم تستحث إرتباط الريبوسوم بغشاء الشبكة الإندوبلازمية وكذلك تكوين ثقب عبر الغشاء يحيط بتتابع الإشارة.

٤ - وبإستمرار الترجمة فإن سلسلة عديد الببتيد الناتجة تدفع خلال الثقب إلى تجويف الشبكة الإندوبلازمية الخشنة، بينما يتم إزالة تتابع الإشارة بواسطة إنزيم peptidase قبل إنتهاء الترجمة.

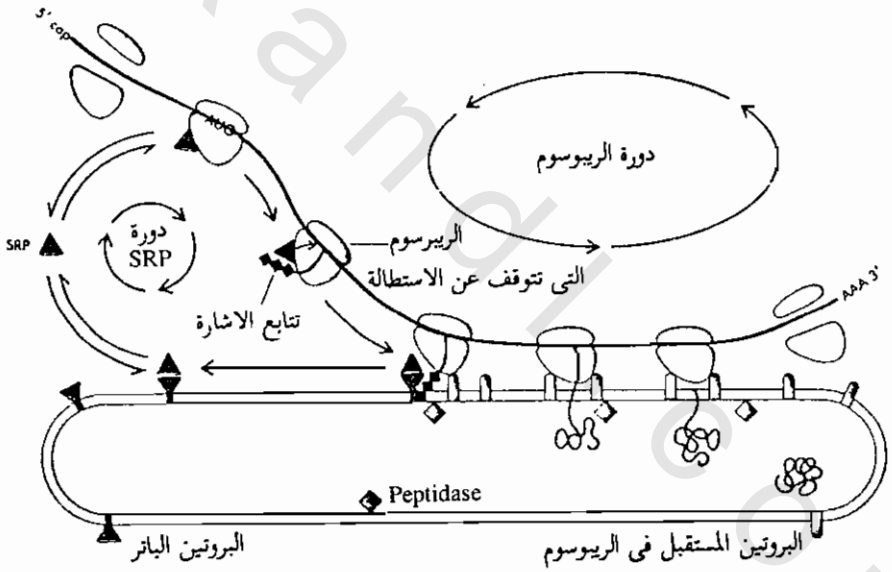
٥ - إنتهاء الترجمة يؤدي إلى تحرير البروتين في تجويف الشبكة الإندوبلازمية الخشنة وغلق الثقب وإنفصال وحدات الريبوسوم من mRNA وبالتالي من الغشاء.

والسمة المميزة لميكانيكية نظرية الإشارة هو أن نقل سلسلة عديد الببتيد عبر غشاء الشبكة الإندوبلازمية يكون مزدوج مع عملية الترجمة. من ناحية أخرى نجد أن بعض البروتينات يمكن أن تعبر غشاء الشبكة الإندوبلازمية بعد إنتهاء بنائها. مثال ذلك أن معظم بروتينات الميتوكوندريا والكوروبلاست تُشَفَّر بواسطة الجينات النووية وتبنى بواسطة الريبوسومات الحرة. وهذه البروتينات تنحرر إلى السائل الخلوي ثم تعبر بعد ذلك غشاء الشبكة الإندوبلازمية، ومعنى ذلك أن نقل هذه البروتينات يكون بعد الترجمة وليس أثناء الترجمة. ومما هو مثير للإنتباه أن بروتينات الميتوكوندريا والكوروبلاست مثل البروتينات المفردة تحتوي على تتابع من الأحماض الأمينية في الطرف الأميني الذي يزال بعد عبورها غشاء الشبكة الإندوبلازمية.

جسيمات إشارة التعارف تعمل كمنظمات سلبية لترجمة البروتينات المفرزة

تم في الآونة الأخيرة اكتشاف معقد من RNA - بروتين الذي يلعب دوراً مهماً في تنظيم ترجمة البروتينات المفرزة وضمان تعارفها مع غشاء الشبكة الإندوبلازمية. ولقد سمي هذا المعقد بجسيم إشارة التعارف (SRP) signal recognition particle نظراً لإرتباطه المتخصص مع تتابع الإشارة للبروتينات المفرزة حديثة التكوين. يتألف SRP من RNA (حوالي ٣٠٠ نوكليوتيد) وستة بروتينات مختلفة تتراوح أوزانها ما بين ٩ إلى ٧٢ كيلودالتون.

والسمة المميزة لطريقة عمل SRP هو قدرتها على الإرتباط مع الريبوسومات ووقف بناء البروتين (شكل ٢٥ - ١٩). ويتم وقف الترجمة ليس عند البدء، ولكن عندما



شكل ٢٥ - ١٩

وظيفة جسيم إشارة التعارف (SRP) والبروتين الباتر في نقل البروتينات عبر الشبكة الإندوبلازمية.

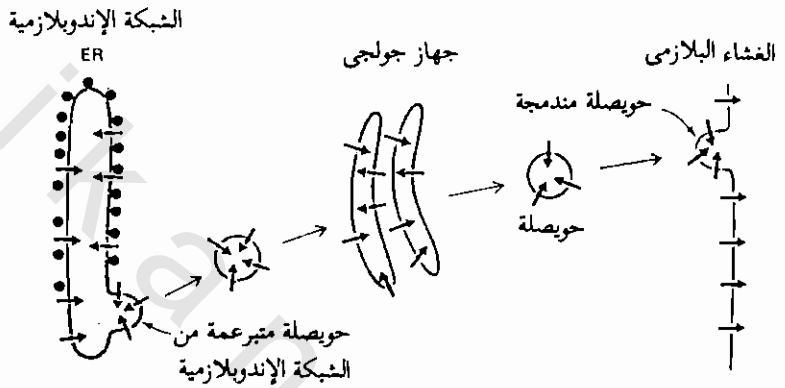
يكون طول سلسلة عديد الببتيد المتولدة حوالي ٧٠ حمض أميني. ولا يقوم SRP بوقف الترجمة لكل جزيئات mRNA ولكنه يعمل بصورة متخصصة مع تلك التي تُشفر للبروتينات المفرزة. ويمكن عكس وقف الترجمة فقط عندما يتلامس SRP مع البروتين الباتر docking protein (٧٢ كيلو دالتون) وهو أحد بروتينات الشبكة الإندوبلازمية المتكاملة. ثم بعد ذلك ينتشر SPR بعيداً لبدء نقل سلسلة عديد ببتيد جديدة.

إن نشاط SRP كمنظم سلبي للترجمة له دلالة بيولوجية مهمة. فعدد كبير من البروتينات المصدرة بواسطة خلايا الثدييات هي إنزيمات مفككة (مثل إنزيمات nuclease و protease) ، والوجود العرضي لهذه الإنزيمات في السيتوبلازم يحدث دمار (تخطيم) للخلية التي تكونها. ويوقف الترجمة لهذه الإنزيمات في منتصف الطريق، فإن SRP يضمن عدم إتمام الترجمة إلا بعد أن يصبح الغشاء الصحيح (الذي يتم خلاله عبور البروتين) متاحاً.

البروتينات المتكونة على الشبكة الإندوبلازمية الخشنة توجّه إلى مواضع تواجدها خلال جهاز جولجي

يبنى على الشبكة الإندوبلازمية الخشنة أنواع مختلفة من البروتينات التي تشمل البروتينات التي تدخل في تركيب الأغشية والبروتينات التي تؤدي وظائفها خارج الخلية مثل بعض الإنزيمات وبروتينات بلازما الدم وبعض الهرمونات البروتينية والأجسام المضادة. وعدد كبير من هذه البروتينات يتم تحويلها إلى جلايكوبروتينات glycoproteins بإرتباطها بوحدات كربوهيدراتية في تجويف الشبكة الإندوبلازمية الخشنة. وفي معظم الحالات يتم هذا التحوّل بإرتباط أليجوسكريد مع السلسلة الطرفية للإسباراجين في البروتين، وفي حالات قليلة يكون إرتباط الأليجوسكريد مع البروتين عن طريق السيرين والثريونين. تنقل البروتينات بعد ذلك من تجويف الشبكة الإندوبلازمية إلى جهاز جولجي golgi apparatus بواسطة حويصلات Vesicles تحتوي على البروتين بداخلها والتي تندمج مع جهاز جولجي (شكل ٢٥ - ٢٠). وهذه الحويصلات تنقل أيضاً بروتينات الغشاء إلى الغشاء البلازمي وإلى الليسومات lysosomes وإلى الأماكن الخلوية المختلفة.

بالإضافة إلى ذلك فإن هذه الحويصلات تحمل البروتينات والليبيدات من الغشاء البلازمى إلى الأغشية الداخلية. وعلى ذلك فإن الحويصلات تلعب الدور الأساسى فى نقل البروتينات من موضع خلوى إلى موضع خلوى آخر. وفى جهاز جولجى يتم أيضاً تكملة معالجة الجلايكوبروتينات بإضافة وحدات سكر إضافية، ثم تصنف البروتينات فى جهاز جولجى وترسل إلى مواضعها النهائية. ولكن كيف تصنف البروتينات فى جهاز جولجى وتوجه إلى مواضعها المناسبة؟ فإن الإجابة غير معروفة فى الوقت الحالى.



شكل ٣٥ - ٢٠

نقل بروتينات الغشاء البلازمى والبروتينات المغرزة من الشبكة الإندوبلازمية إلى الغشاء البلازمى.

البروتينات الخلوية تُهدم وتستبدل ببروتينات حديثة التكوين

إن الجزيئات الخلوية تكون خاضعة بصورة مستمرة للتجديد. مثال ذلك تتفكك البروتينات بصورة مستمرة إلى وحداتها البنائية من الأحماض الأمينية وتستبدل ببروتينات حديثة التكوين. فنجد أن فترة نصف عمر بروتينات كبد الفأر تكون حوالى يوم واحد، ولبروتينات المخ والعضلات تكون ٣ و ٦ أيام على التوالى، بينما فتره نصف عمر بعض الإنزيمات تكون ساعة أو ساعتين. وفى البكتريا وجد أن البروتينات المنظمة تتفكك بصورة تامة خلال عدة دقائق من بنائها.

والنظرة الأولى قد توحي أن التفكك المستمر لبروتينات الخلية يمثل عملية تبديد عالية، إلا أن التفكير المنطقي يستدعى أن تمد هذه العملية الكائن بميزة إنتقائية واضحة. ومن الثابت فى الوقت الحاضر أن تجديد البروتينات الخلوية هى عملية على درجة كبيرة من الأهمية، وذلك لأنها: (١) تُنظّم مستوى الإنزيمات فى الخلية (٢) تحمى الكائن من تراكم البروتينات غير الطبيعية (٣) تتحكم فى كتلة الأنسجة و (٤) رفع كفاءة الكائن على التأقلم مع ظروف التغذية الفقيرة.

والدليل الأول عن الحالة الحركية (الديناميكية) لمكونات الخلية ظهر فى أوائل الأربعينات عندما استخدمت الأحماض الأمينية المعلّمة بالنظائر المشعة بواسطة Schoenheimer و Borsook. إلا أن أهميه هذه الظاهره لم تتضح بصورة كاملة إلا فى السبعينات بعد أن تجمعت معلومات كافية عن المسار الأيضية وميكانيكية تنظيم هذه العملية.

تفكك البروتينات والتحكم فى مستوى الإنزيمات

تزال البروتينات الخلوية الطبيعية بمعدل يعتمد على تماثل جزيئاتها. كما يزال بروتين ما بحركات الرتبة الأولى First order kinetics، والذى يشير أن إختيار الجزيئات التى تهدم يتم بصورة عشوائية وليس اعتماداً على عمرها. ومعدل التفكك بحركات الرتبة الأولى يميز بفترة نصف العمر half - life ($t_{1/2}$) وهى عبارة عن الوقت اللازم لتفكك ٥٠% من جزيئات المادة. وفترة نصف العمر للإنزيمات المختلفة فى الأنسجة تختلف إختلافاً جوهرياً كما هو موضح بجدول (٢٥ - ٢). والشئ الملفت للنظر أن الإنزيمات سريعة التفكك هى تلك التى تتواجد فى مواضع التحكم الأيضى المهمة، بينما الإنزيمات التى يكون معدل تفككها بطئى يكون لها نشاط أبيض ثابت تحت الظروف الفسيولوجية المختلفة.

مستوى بروتين ما فى الخلية يتحدد بالتوازن بين معدل بنائه ومعدل إنحلاله، لذلك فإن الإختلافات الضمنية فى معدلات التفكك للبروتينات المختلفة قد تكون أحد الوسائل المهمة فى تنظيم مستوى الإنزيمات. فالمعدل العالى للتفكك يشارك مع إنخفاض معدل

البناء فى الإسراع من خفض تركيز الإنزيم، من ناحية أخرى فإن تركيز الإنزيمات التى لها فترة نصف حياة صغيرة يمكن أن يرتفع إلى مستوى جديد عندما يزيد معدل بنائه.

جدول ٢٥ - ٢

فترة نصف الحياة لبعض إنزيمات كبد الفأر

الإنزيم	فترة نصف الحياة (ساعة)
الإنزيمات سريعة التفكك	
Ornithin decarboxylase	٢
RNA Polymerase I	١,٣
Tyrosine aminotransferase	٢
Serine hydratase	٤
Phosphoenol Pyruvate Carboxylase	٥
الإنزيمات بطيئة التفكك	
Aldolase	١١٨
Cytochrom b	١٣٠
Lactic dehydrogenase (isoenzyme 5)	١٤٤
Cytochrom C	١٥٠
β - Glucuronidase	٢٤٠

ولقد أمكن ملاحظة تغيرات فى فترة نصف العمر لبعض الإنزيمات تحت الظروف الفسيولوجية المختلفة. ففى عدد من الحالات لوحظ إنخفاض معدل التفكك للإنزيم عند تواجد العامل المساعد Cofactor أو المادة الخاضعة. فإنخفاض التفكك بذاته قد يؤدى إلى زيادة مستوى الإنزيم حتى فى غياب أى تغير فى معدل بنائه. مثال ذلك وجد أن فترة نصف العمر لإنزيم tryptophan oxygenase تطول فى وجود المادة الخاضعة وهى التريبتوفان والعامل المساعد الهيم. وهناك من الأمثلة العديدة التى تم إكتشافها حيث تعمل المواد الخاضعة والعوامل المساعدة على تثبيت البروتين تجاه التفكك الخلوى. ومن الناحية

الفسىولوجية فإن هذا التأثير يضمن تركيز مرتفع من الإنزيم عند تواجد المادة الخاضعة بكمية كبيرة. ولقد تم إكتشاف ظاهرة أخرى لإنزيم glytamine synthase حيث وجد أن الناتج النهائى للتفاعل وهو الجلوتامين يزيد من معدّل تفكك الإنزيم ويخفض تركيزه، وفى هذه الحالة فإن الجلوتامين يثبط معدّل تكوينه الذاتى. وبالرغم من أن تعميم هذا النوع من التحكم مازال غير واضح، إلا أنه ربما يمثل ميكانيكية مفيدة فى تنظيم مستوى الإنزيمات.

وهناك من الأدلة العديدة فى الوقت الحالى ما يشير إلى أن الإختلافات فى درجة ثبات البروتينات المختلفة يتحدد بدرجة كبيرة بإختلافها فى هيئتها البنائية conformation. كما أن فحص عدد كبير من البروتينات السيتوبلازمية المعروف أن لها فترة نصف عمر طويلة أوضحت احتواء هذه البروتينات على تتابع ثبات (إستقرار) stablizing sequence من المثيونين - سيرين - ألانين - ثيونين - فالين - جليسين (أو مستئين) عند الطرف الأيمنى. مع ذلك فإن هناك دلالة واضحة على أن تتابعات أو إشارات أخرى معقدة تكون مهمة فى إنتقاء البروتين الذى سيتفكك.

التفكك الإنتقائى للبروتينات غير الطبيعية

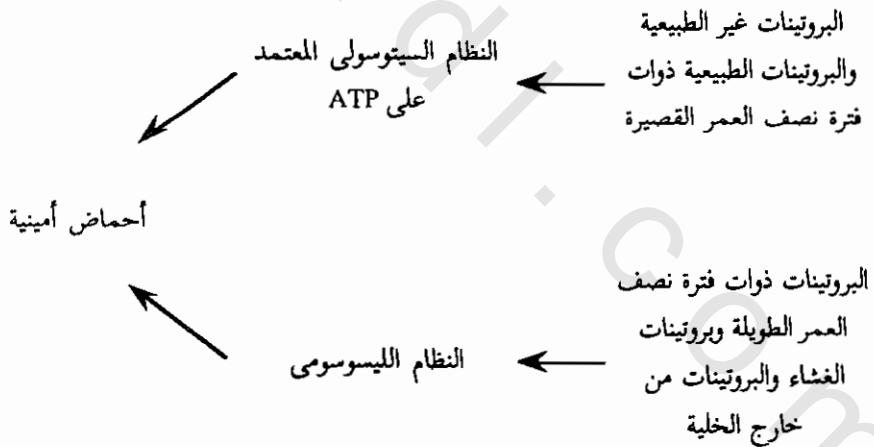
أحد الوظائف الأساسية لتفكك البروتينات الخلوية فى خلايا الحيوانات والبكتريا هو حماية الكائن من تراكم البروتينات الخلوية ذوات الهيئة البنائية غير الطبيعية. وهذه العملية تمثل بذلك نوع من نظام الوقاية (التصحاح) sanitation system الخلوى التى تمنع تراكم عديد الببتيد المتغيرة (المدنرة denatured) جزئيا التى تكون ضارة للكائن. ويعتبر هذا النظام الوقائى مهماً بصورة خاصة فى الكائنات عديدة الخلايا مثل الإنسان التى تنقسم خلاياها بمعدّل بطئ أو لاتنقسم على الإطلاق وبذلك لا يحدث تخفيف لتركيز هذه الببتيدات المتغيرة بواسطة إنقسام الخلية.

كل من الخلايا البكتيرية والحيوانية تفكك أيضا البروتينات ذوات التركيبات المتغيرة التى تنشأ كنتيجة لبعض الطفرات. مثال ذلك أن الهيموجلوبين الذى يحتوى على مشابه الفالين (α - أمينو - β - كلوربيوترات) فى مواضع الفالين تكون فترة نصف عمره فى

الخلايا الشبكية reticulocyte حوالي ١٠ دقائق، بينما الهيموجلوبين الطبيعي يبقى فترة عمره التي تبلغ ١٢٠ يوم. نجد أيضا في بكتريا القولون أن إنزيم β -galactosidase الذي يفتقد إلى جزء من السلسلة الببتيدية من الطرف الأيمن نتيجة للطفرة nonsense mutation يتفكك بفترة نصف عمر تبلغ عدة دقائق بينما الإنزيم الطبيعي يكون ثابتا في هذه الخلايا.

الخلايا مميزة النواة تحتوي على اثنين من أنظمة تفكك البروتين

تحتوي الخلايا مميزة النواة على نظامين لتفكك البروتين: النظام الليسوسومي lysosomal system ويقتصر وجوده على الخلايا مميزة النواة ويقوم بتفكك البروتينات ذات فترة نصف العمر الطويلة وبروتينات الغشاء والبروتينات من خارج الخلية. أما النظام الثاني وهو النظام السيتوسولي المعتمد على ATP (ATP - dependent cytosolic system) فيوجد في كل من الخلايا مميزة النواة وخلايا البكتريا ويقوم بتفكك البروتينات الطبيعية ذات فترة نصف العمر القصيرة والبروتينات غير الطبيعية (شكل ٢٥ - ٢١).



شكل ٢٥ - ٢١

مسارات تفكك البروتين في خلايا الثدييات.

الليسوسومات تفكك البروتينات بطريقة غير انتقائية

الليسوسومات lysosomes عبارة عن عضيات فجوية محاطة بغشاء وتحتوى بداخلها على حوالي ٥٠ إنزيم من الإنزيمات التى تقوم بعملية التفكك المائى لأنواع مختلفة من الجزيئات الخلوية الكبيرة، من بينها أنواع مختلفة من إنزيمات تفكك البروتينات المعروفة بإسم كاسيبسين cathepsins. وتحافظ الليسوسومات على رقم هيدروجينى حامضى (حوالى ٥) بداخلها والذى يُمثل الرقم الهيدروجينى الأمثل لمحتوياتها الإنزيمية. وتحوّل الرقم الهيدروجينى الأمثل للإنزيمات الليسوسومية إلى الجانب الحامضى ربما يعمل على حماية الخلية من التسرب العرضى لهذه الإنزيمات الذى يثبط نشاطها خارج الليسوسوم حيث يكون الرقم الهيدروجينى السائد فى السائل الخلوى (السييتوسول) حوالى ٦,٨.

تقوم الليسوسومات بتفكك المكونات الخلوية مثل البروتينات بإندماجها مع أجزاء صغيرة من السييتوبلازم أو بقايا العضيات الأخرى المراد هضمها مكونة ما يُعرف بالفجوات ذاتية الإلتهام autophagic vacuole، حيث يتم هضم أو تفكيك البروتينات بواسطة إنزيمات الليسوسوم. وتقوم الليسوسومات بطريقة مشابهة أيضا بتفكك البروتينات ذات المصدر الخارجى التى تدخل الخلايا عن طريق البلعمة الداخلية endocytosis.

ولقد أمكن التعرف على دور الليسوسومات فى تفكك البروتينات الخلوية بإستخدام المثبطات الليسوسومية. مثال ذلك نجد أن المركبات القاعدية الضعيفة مثل كلوروكوين chloroquine والأمونيا تنفذ بسهولة إلى داخل الليسوسوم وترفع من قاعدية المحلول الليسوسومى الداخلى. وبمعاملة خلايا الثدييات بهذه المركبات وجد أنها تخفض المعدل الإجمالى لتفكك البروتين. كما أن معاملة خلايا الثدييات ببعض المضادات الحيوية مثل أنتيبان antipain التى تثبط إنزيمات الكاسيبسين أعطت نفس التأثير. ولقد أظهر إستخدام هذه المثبطات أن تفكك البروتينات بواسطة الليسوسوم لا يكون انتقائى. فهذه المثبطات لا تؤثر على تفكك الإنزيمات التى لها فترة نصف عمر قصيرة، كما أنها لا تؤثر على تفكك البروتينات الطبيعية، ولكنها تخفض بدرجة ملحوظة تفكك البروتين عندما يكون الأيض الهدمى هو السائد فى الخلايا مثل ظروف التجويع. ويبدو من ذلك أن النظام الليسوسومى يفكك البروتينات بطريقة غير إنتقائية، كما إنه من الثابت أيضا أن تفكك

البروتينات بهذا المسار يزداد فى بعض الحالات المرضية، لذلك فإن هناك إمكانية فى استخدام المثبطات الليسوسومية كعقاقير فى عدد من أمراض الإنسان التى تكون مصحوبة بزيادة فى تفكك البروتين مثل مرض فقد العضلات muscle wastage.

النظام السيتوسولى المعتمد على ATP يفكك البروتينات بطريقة إنتقائية

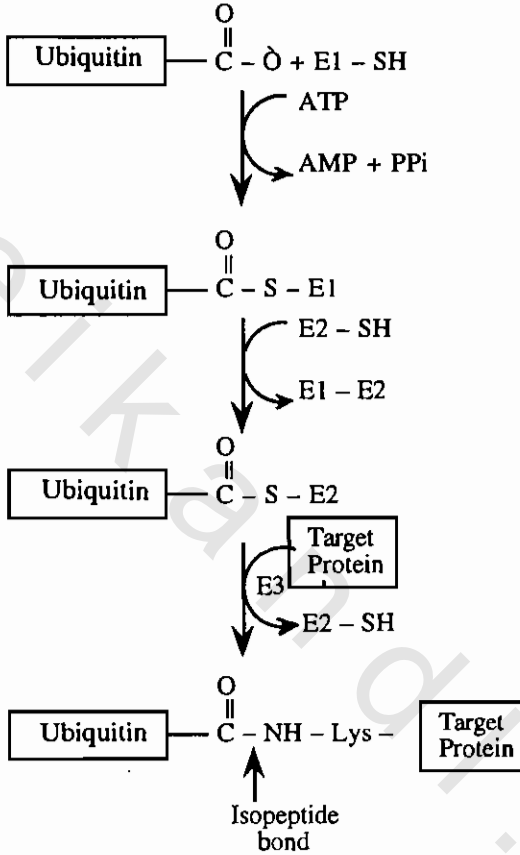
كان هناك إعتقاد سائد حتى تاريخ قريب أن النظام الليسوسومى فى الخلايا الحيوانية هو النظام الوحيد أو على الأقل النظام الأولى لتفكك البروتينات الخلوية. إلا أن وجود بعض الخلايا (مثل خلايا الدم الحمراء وبكتريا القولون) التى لا تحتوى على ليسوسومات ومازال لها القدرة على تفكيك البروتينات غير الطبيعية دُلل على وجود نظام تفكك آخر.

وفى أوائل السبعينات تمكن جولديبرج Goldberg وزملاؤه من تحضير نظام خالى من الخلايا من بكتريا القولون ومن الخلايا الشبكية reticulocyte ومن الميتوكوندريا، وهذا النظام له القدرة على تفكيك البروتين إنتقائياً بصورة مماثلة للخلايا السليمة والذى أظهر إحتياجه إلى ATP. والدراسات التى أجريت بعد ذلك على الخلايا الشبكية أوضحت أن بروتين أبى كويتن ubiquitin الذى لم يكن معروف له وظيفة من قبل يكون ضرورياً لنظام التفكك المعتمد على ATP. ويتألف هذا البروتين من سلسلة عديدة بيتيد فردية ويحتوى على ٧٦ حمض أمينى وأظهر تماثل بين الكائنات المختلفة مثل الإنسان والضفدع والدروسوفيليا، ويختلف فقط فى ثلاثة أحماض أمينية عن ذلك الموجود فى الخميرة.

والبروتينات التى تنتقى للدخول فى عملية التفكك ترتبط تساهمياً ببروتين أبى كويتن. وهذه العملية التى تماثل تنشيط الأحماض الأمينية تتم فى ثلاثة خطوات (شكل ٢٥ - ٢٢):

١ - فى تفاعل يحتاج إلى ATP، ترتبط مجموعة الكربوكسيل الطرفية فى أبى كويتن خلال رابطة استرثيول thioester bond مع الإنزيم المنشط لأبى كويتن ubiquitin activating enzyme (E1)، الذى يبلغ وزنه ١٠٥ كيلو دالتون ويحتوى على وحدتين فرعيتين متماثلتين.

٢ - ينتقل أوبي كويتن بعد ذلك إلى مجموعة السلفهيدريل لأحد البروتينات الصغيرة العديدة (يبلغ وزنها ٢٥ - ٧٠ كيلو دالتون) التي تسمى البروتينات الحاملة لأوبي كويتن (E2's) ubiquitin carrier proteins.



شكل ٢٥ - ٢

التفاعلات المتضمنة في ارتباط أوبي كويتن مع البروتين الذي سيتم تفككه. في الخطوة الأولى ترتبط مجموعة الكريوكسيل الطرفية في أوبي كويتن خلال رابطة إسترثيول مع E1 في تفاعل يدفع بتحلل ATP. وأوبي كويتن المنشط ينقل في الخطوة التالية إلى مجموعة السلفهيدريل في E2، ثم ينقل بعد ذلك في تفاعل يحفز بـ E3 إلى مجموعة الأمينو إيسلون (ε) في الليسين على البروتين الذي سيتم تفككه، وبذلك يعلم البروتين الذي يتم تفككه بواسطة UCDEF.

٣ - وأخيراً فإن إنزيم Ubiquitin - Protein ligase (E3) ينقل أبى كويتن المنشط من E2 إلى مجموعة الأمينو إيسلون (ε) للحمض الأميني ليسين فى البروتين المراد تفككه مكوناً بذلك رابطة بيتيدية مشابهة isopeptide bond. ويبدو من ذلك أن E3 يلعب الدور الأساسى فى إنتقاء البروتين الذى سيتم تفككه. وعادة ما ترتبط عدة جزيئات أبى كويتن مع البروتين. والبروتين المرتبط بأبى كويتن يتم تفككه بعملية تعتمد على ATP بواسطة متراكب بروتينى يعرف بالإنزيم المفكك للبروتينات المزدوجة بأبى كويتن Ubiquitin - Conjugate degrading Enzyme (UCDEN)، وهذا الإنزيم المفكك للبروتينات يفكك فقط البروتينات المرتبطة مع أبى كويتن.

obeikandi.com

المراجع

- Alberts, B., D. Bray, J. Lewis, M. Raff, K. Roberts, and J. D. Watson: Molecular Biology of the Cell, 2nd ed., Garland Publishing Inc., New York, 1989.
- Brimacombe, R., G. Stoffler, and H. G. Wittmann: Ribosome Structure. Ann. Rev. Biochem. 47: 217 - 249 (1978).
- Brown, D. D.: "Gene Expression in Eukaryotes", Science, 211: 667 - 674 (1981).
- Cold Spring Harbor Laboratory: Mechanisms of Protein Biosynthesis, (Cold Spring Harbor Symposium on Quantitative Biology, Vol. 34) 1969.
- Conn, E. E., P. K. Stumpf, G. Bruening, and R. H. Doi: Outlines of Biochemistry (5 th ed.), John Wiley & Sons, 1987.
- Crick, F. H. C.: "The Genetic Code III," Sci. Am., 215: 55 - 62, October (1966).
- Gole, E. F., E. Cundiffe, P. E. Reynolds, M. H. Richmond, and M. H. Waring: The Molecular Basis of Antibiotic Action, 2nd ed., Wiley, 1981.
- Kim, S. H.: Three - dimensional Structure of transfer RNA and Its Functional Implications. Advan. Enzymol., 46: 279 - 315 (1978).

- Lake, J.: The Ribosome, "Sci. Am., 245: 84 - 97, August (1981).
- Lehninger, A. L.: Principle of Biochemistry, Worth, New York, 1982.
- Lewin, B.: Gene Regulation II, 2nd ed., Wiley, New York, 1980.
- Palade, G.: "Intracellular Aspects of the Process of Protein Synthesis," Science, 189: 347 - 357 (1975).
- Schimmel, P. R.: Understanding the Recognition of Transfer RNAs by Aminoacyl Transfer RNA Synthetases," Adv. Enzymol., 49: 187 - 222 (1979).
- Strayer, L.: Biochemistry, 2nd ed., Freeman, San Francisco, 1981.
- Wold, F.: In Vivo Chemical Modification of Proteins, Ann. Rev. Biochem., 50: 783 - 805 (1981).
- Zubay, G. (Coord. author): Biochemistry, Addison - Wesley, Reading, Mass., 1983.

تمارين

١ - أجب عن الجمل التالي بصح أو خطأ - وإذا كانت خطأ إشرح لماذا؟

(أ) تخليق كل من mRNA والبروتين يشتمل على قوالب من عديد النيوكليوتيد.

(ب) تتابع الأحماض الأمينية في البروتين تتحدد أثناء التخليق بالتفاعل المتمم بين الأحماض الأمينية وتتابع ثلاث نيوكليوتيدات (الكودون) في mRNA القالب.

(ج) الجسيمات الريبوسومية في مميزة النوى تكون أكبر إلى حد ما وأكثر تعقيداً عن تلك في أولية الأنوية.

(د) عند بدء سلسلة عديد ببتيد جديدة فإن F-Met-t RNA يرتبط بالموضع A على الريبوسوم.

(هـ) أثناء تخليق عديد الببتيد فإن الريبوسومات تتحرك عبر mRNA في الاتجاه ٣ ← ٥.

(و) تكوين كل رابطة ببتيدية على الريبوسوم تحتاج إلى رابطتين من روابط الفوسفات الغنية بالطاقة بالإضافة إلى تلك المستخدمة في تنشيط الأحماض الأمينية.

٢ - كم عدد روابط الفوسفات الغنية بالطاقة التي تستهلك في :

(أ) إدماج نيوكليوتيدة واحدة في mRNA النامي بدءاً من نيوكليوسيد أحادي الفوسفات.

(ب) إدماج حمض أميني واحد في سلسلة عديد الببتيد النامية بدءاً من الأحماض الأمينية الحرة.

٣ - حدد تتابعات الأحماض الأمينية في الببتيد المتكون على الريبوسومات إستجابة للرسائل التالية. افترض أن الشفرة المضادة (anticodon) الأولى تبدأ بالقاعدة الأولى على الشمال.

(أ) GGUCAGUGGCCUCCUGAUU

(ب) UUGGAUGCGCCAUAUUUGCU

(ج) CAUGAUGCCUGUUGCUAC

٤ - الخيط المنسوخ من عينة من DNA الحلزون المزدوج يحتوى على التتابع التالي:

3' - CTTAACACCCCTGACTTCGCGCCGTCG - 5'

(أ) ما هو التتابع في mRNA الذى ينسخ من هذا الخيط؟

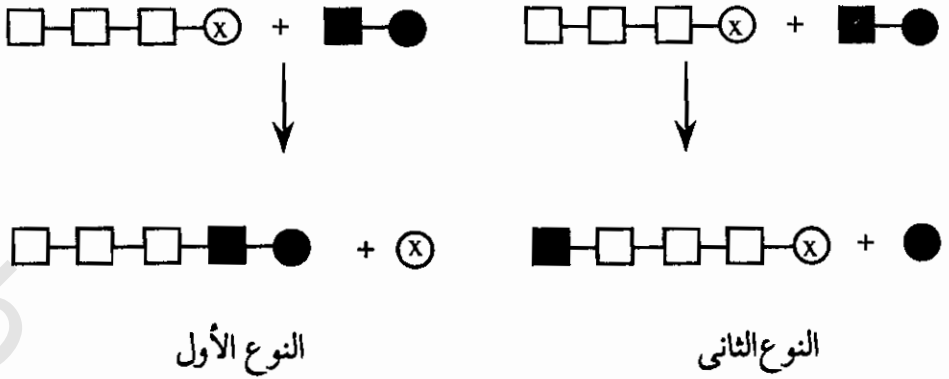
(ب) ما هو تتابع الأحماض الأمينية الذى يشفر بهذا التتابع بدءاً من النهاية 5'؟

(ج) افترض أنه تم نسخ وترجمة الخيط الآخر فى هذه العينة من DNA. هل يكون تتابع الأحماض الأمينية الناتجة مماثل لتلك فى (ب)؟ إشرح الأهمية البيولوجية للإجابة فى (ب) و (ج).

٥ - كم عدد روابط الفوسفات الغنية بالطاقة التى تستهلك فى تخليق بروتين يحتوى على ٢٠٠ حمض أميني بدءاً بالأحماض الأمينية الحرة.

٦ - يوجد ميكانيكيتين أساسيتين لإستطالة الجزيئات البيولوجية

البناء الحيوي للبروتين



في النوع الأول فإن المجموعة المنشطة (X) تنفرد من السلسلة النامية. وفي النوع الثاني فإن المجموعة المنشطة تنفرد من الوحدة القادمة بإضافتها إلى السلسلة النامية. حدد أي من الميكانيكيتين تستخدم في تخليق كل من المواد التالية

(أ) تخليق الجللايكوجين

(ب) تخليق الأحماض الدهنية

(ج) تخليق DNA

(د) تخليق RNA

(هـ) تخليق البروتين

٧ - أحد نسخ mRNA لجين T7 phage يحتوي على تتابع القواعد التالي :

5 - AACUGCACGAGUAACACAAGAUGGCU - 3

وضح تأثير الطفرة التي تغير القاعدة G (معلمة بالسهم) إلى القاعدة A

obeikandi.com

تنظيم التعبير الجيني

Regulation of Gene Expression

لقد سبق أن رأينا أن التحكم في نشاط عدد كبير من البروتينات يتم بواسطة ميكانيكيات مختلفة التي تشمل التنشيط بإزالة جزء من سلسلة البروتين، والتأثيرات غير الوضعية (الألوستيرية)، والتحورات التساهمية. بالإضافة إلى ذلك فإنه من الثابت أن الخلايا الحية تحتوي على كفاءات مختلفة لتنظيم معدل بناء البروتينات المختلفة بحيث تحتوي كل خلية على عدد النسخ المناسبة من كل بروتين اللازم لتنفيذ النشاط الأيضي بكفاءة وبصورة اقتصادية. فبكتريا القولون مثلا تحتوي على جينات لأكثر من ٢٠٠٠ نوع مختلف من البروتينات، إلا أنه لا يتم التعبير عن كل هذه الجينات في نفس الوقت، كما لا يوجد نفس العدد من جزيئات البروتينات المختلفة التي تم تكوينها. بالإضافة إلى ذلك فإن كمية بعض أنواع هذه البروتينات يكون ثابتاً مثل إنزيمات الإنحلال السكرى، بينما البعض الآخر مثل انزيم β - galactosidase تختلف كميته بدرجة كبيرة بتغير العناصر الغذائية في البيئة.

يجد أيضا أن خلايا الكائن متعدد الخلايا كل منها يكون مميز بأنواع خاصة من البروتينات رغم أنها تحتوي على نفس الكروموسومات. فكل الخلايا في الحيوانات الراقية تحتوي تقريبا على نفس الإنزيمات المشتركة في مسارات الأيض المركزية، إلا أن الأنواع المختلفة من الخلايا مثل خلايا العضلات والمخ والكبد كل منها يتميز بتراكيب ووظائف بيولوجية خاصة التي تعتمد على وجود مجموعته خاصة من البروتينات. فكبد الثدييات

مثلا يحتوى على كل الإنزيمات المشتركة فى دورة اليوريا بينما لا توجد هذه الإنزيمات فى الأنسجة الاخرى.

ويتضح من هذا العرض أن هناك بعض الجينات تكون فعالة والبعض الآخر يكون ساكن، كما أن الجينات الفعالة تختلف فى معدل نشاطها. والسؤال المطروح الآن ما هى الميكانيكيات التى تحكم نشاط الجينات أى التى تحكم معدل بناء البروتينات؟. إن الدراسات العديدة التى أجريت على الكائنات غير مميزة النواة (خاصة بكتريا القولون) أوضحت أن نشاط الجينات فى هذه الكائنات ينظم على مستوى النسخ وليس على مستوى الترجمة. وبالرغم من أن معلوماتنا قليلة فى الوقت الحاضر عن تنظيم التعبير الجينى فى الخلايا مميزة النواة، فإنه من الثابت أن هذا التنظيم يتم بطريقة مختلفة. وسنوضح فى الفقرات التالية تنظيم التعبير الجينى فى الكائنات غير مميزة النواة، ثم نتبعها بتنظيم التعبير الجينى فى الكائنات مميزة النواة.

كروموسوم بكتريا القولون

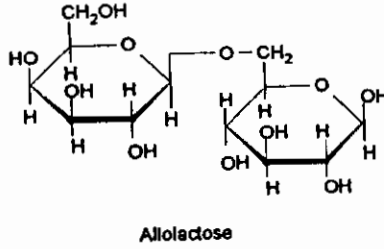
قبل البدء فى مناقشة ميكانيكيات التعبير الجينى فى بكتريا القولون يكون من المفيد إلقاء نظرة عامة على كروموسوم هذا الكائن. تحتوى بكتريا القولون على كروموسوم رئيسى فردى فى صورة DNA حلزون مزدوج حلقى يتألف من 3×10^6 قاعدة التى تشفر لأكثر من ٢٠٠٠ بروتين. ويتم تنظيم نشاط هذا النظام المعقد بحيث أنه تحت ظروف النمو النشطة فإن حوالى ٥% فقط من هذا الجينوم يكون نشط فى عملية النسخ، أما بقيه الجينات فقد تكون ساكنة أو تنسخ بمعدل بطئ جداً. وعند تغيير ظروف النمو فإن بعض الجينات النشطة يتم إيقافها، بينما بعض الجينات غير النشطة يتم تشغيلها. ويتضح من ذلك أن بكتريا القولون تحتوى على الأقل على اثنين من الميكانيكيات التى تنظم نشاط الجينات: الميكانيكية الأولى هى الاستحثاث induction، ويتم فيها تشغيل بعض الجينات الساكنة وبناء البروتينات المقابلة. أما الميكانيكية الثانية فهى الكبح أو وقف البناء repression، ويتم خلالها إيقاف نشاط بعض الجينات ووقف بناء البروتينات المقابلة. وسنقوم فى الأجزاء التالية بشرح هاتين الميكانيكيتين.

بعض إنزيمات البكتيريا يتم استحداث بنائها

الإنزيمات الأساسية (البنوية) constitutive enzyme هي تلك التي توجد في خلايا البكتيريا بكميات ثابتة بغض النظر عن الحالة الأيضية للكائن. مثال ذلك الإنزيمات التي تشترك في مسارات الأيض المركزية مثل إنزيمات الانحلال السُّكْرِي. الإنزيمات المُستَحَثَّة inducible enzymes من ناحية أخرى هي تلك التي يختلف تركيزها في الخلايا، فتوجد في الخلايا البكتيرية بكميات صغيرة جداً ولكن يمكن أن يرتفع تركيزها ألف مرة أو أكثر عند وجود المواد الخاضعة لها في البيئة. وتحت هذه الظروف فإن الإنزيمات المستحثة ربما تكون ضرورية لنقل المادة الخاضعة داخل الخلية أو تحويلها إلى أحد الأيضات التي يمكن أن تستخدم بواسطة الخلية.

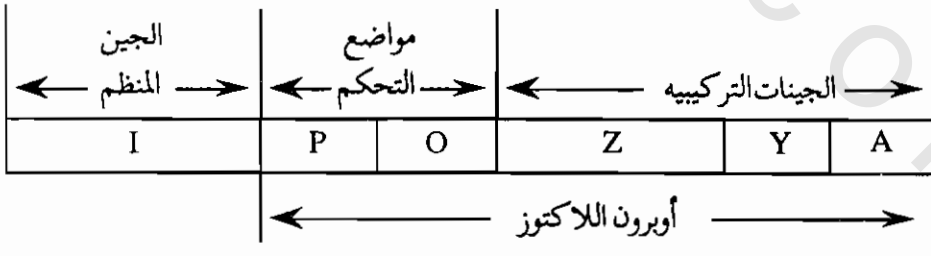
يعتبر إنزيم β -galactosidase الذى يحلل اللاكتوز إلى جلوكوز وجالاکتوز أكثر الإنزيمات المستحثة دراسة. فعند تنمية بكتريا القولون على بيئة تحتوي على جلوكوز فإن كل خلية تحتوي تقريبا على عشرة جزيئات من إنزيم β -galactosidase، ولكن عند نقل البكتيريا إلى بيئة تحتوي على لاكتوز كمصدر وحيد للكربون والطاقة فإنه في خلال دقيقة أو دقيقتين تقوم الخلايا ببناء إنزيم β -galactosidase بكميات كبيرة ويصبح عدد نسخ الإنزيم في كل خلية حوالي ألف أ؛ أكثر. ويقوم إنزيم β -galactosidase المتكون بتحليل اللاكتوز إلى جلوكوز وجالاکتوز اللذان يمكن استخدامهما بواسطة الخلية كمصدر للطاقة والكربون. وعلى ذلك فإن إنزيم β -galactosidase يعتبر إنزيم مُستَحَثَّ inducible enzyme. ويتكون أيضا اثنين من البروتينات مع β -galactosidase هما thiogalactoside transacetylase و galactoside Permease، وبينما يقوم البروتين الأول بنقل اللاكتوز إلى داخل الخلية فإن الوظيفة البيولوجية للبروتين الثاني غير معروفة.

والمستحث الفسيولوجي هو حقيقة أللولاكتوز allolactose الذى يتكون من اللاكتوز. فاللاكتوز بذاته ليس عاملاً مستحثاً ولكنه يتحول إلى المشابه للوللاكتوز وهو العامل المستحث الحقيقي.



نظرية الأوبرون

أمكن توضيح العلاقة الجزيئية بين الاستحثاث الإنزيمي ووقف بناء الإنزيمات من الأبحاث التي أجراها فرانسوا جاكوب وجاك مونو عام ١٩٦١. فقد أدت دراستهم على إنزيم β - galactosidase في بكتريا القولون من اقتراح نظرية الأوبرون Operon hypothesis للتحكم الوراثي لبناء البروتين في الخلايا أولية النواة عن طريق التحكم في عملية النسخ. والعناصر الوراثية لهذا النموذج هي جين منظم (I) regulatory gene، والمتابع المشغل (العامل) (O) operator sequence، ومجموعة من الجينات التركيبية structural genes وهي ثلاثة جينات Z و Y و A في حالة أوبرون اللاكتوز التي تمثل الجينات الخاصة بـ β - galactosidase و Permease و transacetylase على التوالي. بالإضافة إلى ذلك فإنه يوجد موضع آخر يسمى تتابع بدء الحفز (P) Promoter site الذي يرتبط به إنزيم بلمرة RNA (شكل ٢٦ - ١). فينتج الجين المنظم بروتين يُعرف بالكابح repressor (في حالة أوبرون اللاكتوز يعرف lac repressor) الذي عند ارتباطه بالتتابع المشغل (O) فإنه يمنع نسخ الجينات التركيبية الثلاثة Z و Y و A نتيجة لإعاقة لدخول إنزيم بلمرة RNA إلى موضع ارتباطه (الموضع P).



شكل ٢٦ - ١

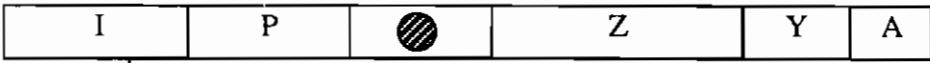
خريطة أوبرون اللاكتوز في بكتريا القولون وجينته المنظم

أما في حالة وجود المستحث inducer مثل اللولاكتوز فإنه يرتبط بموضع خاص على البروتين الكابح ويؤدي إلى تغيير في هيئته الفراغية فتتخفف قوة ارتباطه بالتتابع المشغل (O) فينفصل منه ويبدء بذلك نسخ الجينات التركيبية الثلاثة Z و Y و A وتكوين جزيء mRNA (lac mRNA) فردي. ثم تنتقل جزيئات mRNA الناتجة من عملية النسخ إلى الريبوسومات حيث تعمل كقوالب لبناء الإنزيمات الثلاثة galactosidase - β و galac- و galactoside acetylase و toside Permease، وبذلك يمكن للخلية من استخدام اللاكتوز كمصدر للطاقة والكربون (شكل ٢٦ - ٢). وفي الحقيقة فإن الجينات التركيبية الثلاثة تنسخ لتعطي جزيء mRNA فردي الذي يشفر بعد ذلك للبروتينات الثلاثة. وجزيء mRNA الذي يشفر لأكثر من بروتين كما هو في حالة بروتينات اللاكتوز يطلق عليه النسخة عديدة التورث Polycistronic transcript (أو Polygenic).

والدراسات البيوكيميائية التي أجريت على البروتين الكابح لللاكتوز lac repressor أوضحت أنه يتألف من أربع وحدات فرعية متماثلة وزن كل منها ٣٧ كيلو دالتون وكل منها يحتوي على موضع ارتباط بالمستحث inducer. ويرتبط البروتين الكابح بقوة وسريعا بالمشغل (O) operator، فثابت التفكك لمعقد الكابح - المشغل يبلغ 10^{13} مولر. وهذه الدرجة العالية من الجاذبية تكون ضرورية وذلك بسبب قلة عدد جزيئات البروتين الكابح في خلية بكتريا القولون من النوع البري Wild type.

الأدينوزين أحادي الفوسفات الحلقي يستحث نسخ عدد من الأوبرونات القابلة للإستحثات الأيضى الهدمي

بالرغم من الاعتقاد السائد في بادئ الأمر أن أوبرون اللاكتوز يكون تحت التحكم السالب فقط بواسطة البروتين الكابح لللاكتوز lac repressor، فإنه من الثابت الآن أنه حتى في وجود المستحث الذي يعادل تأثير البروتين الكابح فإنه يوجد بروتين يعمل كوسيط للتحكم الموجب للأوبرون. ولقد تم اكتشاف هذا البروتين موجب التحكم أثناء دراسة كيفية غلق بعض الأوبرونات بواسطة الجلوكوز (الأوبرونات الحساسة للجلوكوز) الذي يتحكم كل منها في تفكيك سكر خاص (مثل اللاكتوز والجالاكتوز ولأرابينوز

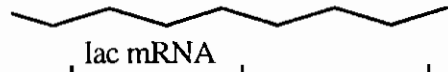
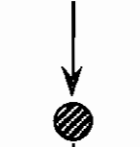
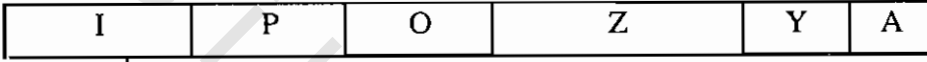


(أ)



البروتين الكابح repressor يرتبط بموضع المشغل Operator ويمنع بذلك نسخ الجينات التركيبية A, Y, Z.

(ب)



β - Galactosidase Permease Transacetylase

عند ارتباط المستحث بالبروتين الكابح فإنه يمنع ارتباطه بالموضع المشغل (O) وبذلك تنسخ الجينات التركيبية A و Y و Z.

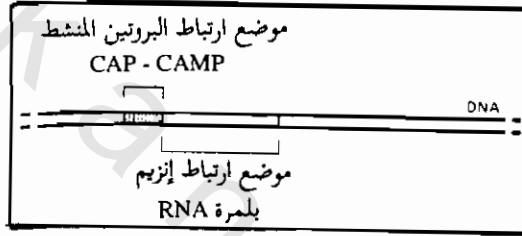
شكل ٢٦ - ٢

مخطط بياني لأوبرون اللاكتوز في:

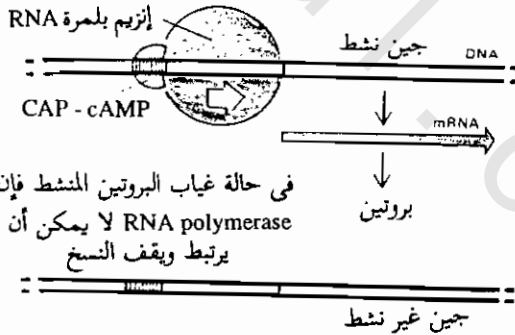
- (أ) الحالة المثبطة (في غياب المستحث) يرتبط البروتين الكابح مع موضع المشغل (O) ويمنع عملية النسخ.
- (ب) الحالة المستحثة (في وجود المستحث) يرتبط المستحث (أللولاكتوز في هذه الحالة) مع البروتين الكابح وينتج عن ذلك انفصال البروتين الكابح من DNA ويسمح لإنزيم بلمرة RNA من الإرتباط بموضع بدء الحفز (P) وبدء عملية النسخ.

والمالتوز). مثال ذلك أنه عند تنمية بكتريا القولون في وجود كل من الجلوكوز واللاكتوز فإن البكتريا تستخدم الجلوكوز دون اللاكتوز، كما أن الخلايا لن تقوم ببناء بروتينات اللاكتوز. وعلى ذلك فإن خلايا البكتريا لها القدرة على الإحساس بوجود أو غياب الجلوكوز والذي يتم بميكانيكية مختلفة. ويطلق على الأساس الجزيئى للتأثير المثبط للجلوكوز بكبح الأيض الهدمى catabolic repression.

ففى غياب الجلوكوز يزداد تركيز الأدينوزين أحادى الفوسفات الحلقي cAMP الذى يرتبط بأحد البروتينات المنشطة Catabolite gene activator Protein (CAP)، ويتكون بذلك متراكب CAP - cAMP الذى يرتبط بدوره فى موضع على DNA مجاور لموضع ارتباط إنزيم بلمرة RNA (شكل ٢٦ - ٣). وإرتباط هذا المتراكب بجزئ



فى حالة وجود CAP - CAMP يرتبط إنزيم بلمرة RNA ويبدأ النسخ



فى حالة غياب البروتين المنشط فإن RNA polymerase لا يمكن أن يرتبط ويقف النسخ

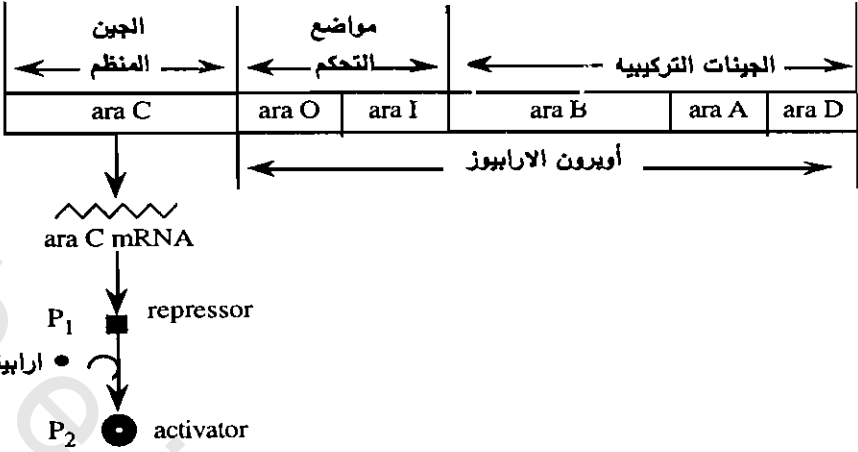
شكل ٢٦ - ٣

مخطط بيانى يوضح ميكانيكية تنظيم نسخ الجين بواسطة البروتين المنشط (CAP) فى حالة أوبرون اللاكتوز فى بكتريا القولون. فارتباط إنزيم بلمرة RNA يكون ضعيفا إلا إذا ارتبط البروتين المنشط بالموضع المجاور.

DNA يؤدي إلى نشوء مواضع تداخلات إضافية لإنزيم بلمرة RNA وبذلك يسهل إرتباطه DNA وبدء النسخ. من ناحية أخرى فعند توافر الجلوكوز بكمية كبيرة تكون كمية cAMP قليلة جداً ولا يتكون المتراكب CAP - cAMP، وتحت هذه الظروف فإن ارتباط إنزيم بلمرة RNA بجزيء DNA لا يكون قويا ولا تنسخ جينات اللاكتوز. والطريقة التي يتحكم بها الجلوكوز في مستوى cAMP في الخلية غير معروفة. ويبدو أن المعقد CAP - cAMP يعمل بطريقة مماثلة مع الأوبرونات المستحثة الأخرى. وعلى ذلك فإنه يتم التحكم في الأوبرونات المستحثة بميكانيكيات متكاملة التي تستخدم cAMP والمستحاثات المتخصصة كجزيئات إشارة.

الصور المختلفة لنفس البروتين تُنشط وتثبط النسخ لأوبرون الأرابينوز

تستطيع البكتريا استخدام سكر الأرابينوز كجزيء وقود خلال تحويله إلى زيلولوز ٥ - فوسفات وهو أحد المركبات الوسيطة في مسار فوسفات البنتوز (فصل ١٤) وذلك بالتأثير المتعاقب لإنزيمات arabinose isomerase و ribulokinase و ribulose 5 - phos- و ara D و ara B و ara A و phate epimerase. وهذه الإنزيمات تُشفر بواسطة الجينات ara A و ara B و ara D على التوالي. وهذه الجينات التركيبية بالإضافة إلى موضع بدء الحفز (ara I) Promotor وكذلك المُشغّل Operator (ara O) تُؤلف أوبرون الأرابينوز arabinose operon (شكل ٢٦ - ٤). وهذا الأوبرون يُنظم بواسطة ara C الذي يكون مجاور لموضع المُشغّل. وأوبرون الأرابينوز مثل أوبرون اللاكتوز يمكن أن يُنشط بواسطة معقد الـ CAP و cAMP. وناتج الجين المنظم ara C هو بروتين الذي يمكن أن يتواجد في هيتينين بنائيتين مختلفتا الوظيفة يطلق عليهما P_1 و P_2 . ففي غياب الأرابينوز فإن هذا البروتين يعمل كإب (P_1)، فيرتبط P_1 مع المُشغّل O الذي يمنع نسخ الأوبرون. من ناحية أخرى فإن الأرابينوز يزيل الهيئة P_1 من المُشغّل ويحول الإتران إلى P_2 ، وهي الصورة المنشطة. ثم ترتبط الصورة P_2 وكذلك المعقد CAP - cAMP مع موضع بدء الحفز Promotor الذي يُمكن إنزيم بلمرة RNA من بدء النسخ. وعلى ذلك فإن نفس البروتين المنظم يمكن أن يقوم بوظيفة التحكم الموجب (تنشيط النسخ) والتحكم السالب (تثبيط النسخ).



شكل ٢٦ - ٤

خريطة أوبرون الأرابينوز وجينه المنظم.

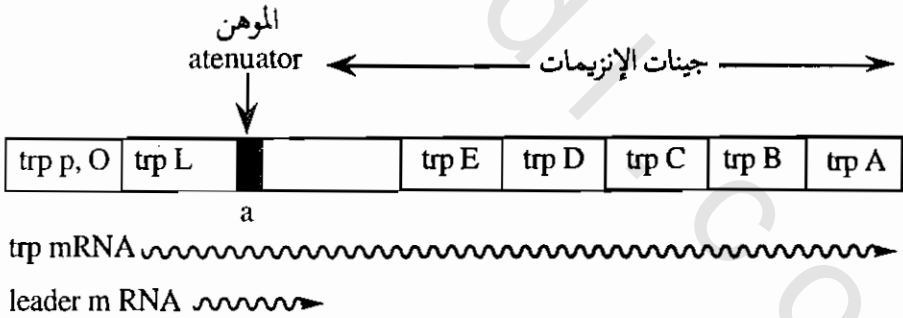
الخلايا أولية النواة لها القدرة أيضا على إيقاف بناء البروتينات

الكيفية الأخرى لتنظيم بناء الإنزيمات في البكتيريا والتي يظهر أنها عكس المشاهد في الاستثبات الإنزيمي هو وقف (كبح) بناء الإنزيمات enzyme repression. فعند تنمية بكتيريا القولون في بيئة تحتوي على أملاح الأمونيوم كمصدر وحيد للنتروجين فإنها تقوم بتكوين جميع المركبات النتروجينية من NH_4^+ والمصدر الكربوني. هذه الخلايا تحتوي بالطبع على جميع الأنظمة الإنزيمية اللازمة لبناء الأحماض الأمينية العشرين. إلا أنه إذا أضيف حمض أميني واحد (هستيدين مثلا) إلى البيئة فإنه يوقف بناء مجموعة الإنزيمات المشاركة في بناء الهستيدين من الأمونيا والمصدر الكربوني، بينما تظل الخلايا نشطة في بناء الأنظمة الإنزيمية الأخرى التي تشارك في تكوين الـ ١٩ حمض أميني الأخرى. وإيقاف بناء الإنزيمات المسؤولة عن تكوين الهستيدين نتيجة لإضافة الهستيدين إلى البيئة تعرف بوقف (كبح) بناء الإنزيمات enzyme repression. وتشمل معظم حالات وقف بناء الإنزيمات تلك الإنزيمات التي تشارك في مسارات الأيض البنائي خاصة بناء الأحماض الأمينية. والكيفية المقترحة لوقت بناء الإنزيمات مماثلة لتلك المشتملة في الاستثبات فيما عدا أن المادة الكابحة التي يوجه بنائها الجين المنظم لا تكون

فعالة إلا في وجود الناتج النهائي لمسار البناء (الهستيدين مثلا) أو أحد مشتقاته، وبذلك يتم نسخ إنزيمات الأوبرون في غياب الناتج النهائي ويقف النسخ في وجوده. ويوجد أيضا عنصر تحكم آخر في الأوبرون يعرف بالتباطؤ (التوهن) attenuation. دعنا الآن نأخذ أوبرون التريتوفان كمثال لتوضيح عناصر التحكم في بناء الانزيمات.

نظام معقد الكابح - المُشغِّل يُمثِّل العنصر الأول للتحكم في نسخ أوبرون التريتوفان

يحتوى أوبرون التريتوفان trp operon (شكل ٢٦ - ٥) على خمسة جينات تركيبية تُشفَّر لخمسة من الإنزيمات التي تُحوَّل الكوريسمات إلى التريتوفان. وهذه الإنزيمات الخمسة تبنى بصورة متعاقبة ومتناسقة وبكميات مولارية متساوية وذلك بترجمة trp mRNA متعدد التورث Polycistronic (الجينات التركيبية الخمسة تنسخ في صورة جزئ mRNA فردى). وأهم السمات المميزة لهذا الأوبرون أن عملية الترجمة تبدأ قبل انتهاء عملية النسخ. بالإضافة إلى ذلك فإن بكتريا القولون يمكن أن تُغيِّر من معدَّل بناء هذه الإنزيمات في مدى ٧٠٠ مره استجاباه للتغير في احتياجها للتريتوفان.



شكل ٢٦ - ٥

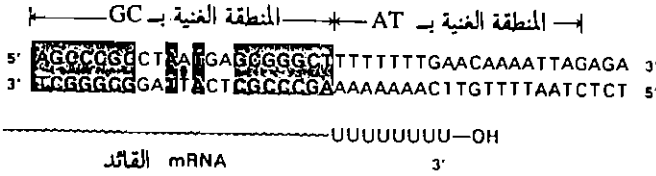
مخطط لأوبرون التريتوفان موضعا موضع بدء الحفر (p) Promotor ، المُشغِّل operator (o) والموهن attenuator وجينات المتتابع القائد (L) leader sequence وإنزيمات مسار التريتوفان (E و D و C و B و A).

كيف يتم هذا التنظيم؟ أحد مستويات التحكم يتم بواسطة ارتباط كايح خاص مع منطقة مشغل التريتوفان (O) trp operator على DNA. فعند توفر التريتوفان فإنه يرتبط مع كايح التريتوفان، ومعقد الكايح - تريتوفان يرتبط بقوة مع منطقة المشغل (O) ويمنع ارتباط إنزيم بلمرة RNA مع موضع بدء الحفر (P) Promotor ولذلك يقف نسخ جينات التريتوفان. وكايح التريتوفان هو بروتين وزنه ٥٨ كيلو دالتون ويشفر بواسطة trp R gene الذى يوجد بعيداً عن أوبرون التريتوفان. ولا يستطيع الكايح بمفرده من الارتباط بموضع المشغل ولكن الذى يستطيع ذلك هو معقد الكايح - التريتوفان، ولذلك فإن التريتوفان يعتبر مساعد الكايح corepressor.

بناء التريتوفان يُنظم أيضا بواسطة الإبطاء (التوهين)

اعتقد فى بادئ الأمر أن نظام الكايح - المشغل هو الميكانيكية الوحيدة لتنظيم بناء التريتوفان على مستوى النسخ فى بكتريا القولون. إلا أن اكتشاف طافرات بكتريا القولون الحاملة لا تنقصات فى أوبرون التريتوفان فى المنطقة بين المشغل (O) وجين الإنزيم الأول (trp E) والتي أظهرت زيادة كبيرة فى إنتاج trp mRNA تشير إلى وجود عنصر تحكم نسخ إضافي لأوبرون التريتوفان. ولقد أظهر تحليل التتابع اللاحق للطرف 5' لـ trp mRNA وجود تتابع قائد (trp L) leader sequence من ١٦٢ نيوكليوتيدة قبل كودون البدء للإنزيم الأول (trp E). ثم اتضح بعد ذلك أن طفرة النقص التى تزيد مستوى trp mRNA تقع فى منطقته القائد فى حدود ٣٠ - ٦٠ نيوكليوتيدة قبل موضع بدء trp E. والملاحظة المهمة الأخرى أنه عندما يكون مستوى التريتوفان منخفض فإنه ينتج نسخة trp mRNA الكاملة المحتوية على ٦٧٠ نيوكليوتيدة بما فيها تتابع القائد الكامل، بينما عندما يكون مستوى التريتوفان مرتفع تتكون نسخ قصيرة تحتوى فقط على الـ ١٣٠ نيوكليوتيدة الأولى من تتابع القائد. ولقد استنتج Yanofsky أن نسخ أوبرون التريتوفان يجب أن يُنظم بواسطة موضع الإنهاء الذى يطلق عليه المبطئ أو الموهن - attenuator ويوجد بين المشغل (O) Operator وجين الإنزيم الأول trp E فى المسار. وهذا الموضع المنظم يحتوى على تتابع غنى بـ GC متبوعا بتتابع غنى بـ AT، وكل من

هاتين المنطقتين في الموهن تحتوي على محور تماثل ثنائي (شكل ٢٦ - ٦). بالإضافة إلى ذلك فإن طرف المنسوخ القائد (leader mRNA) ينتهي بسلسلة من اليوراسيل (U).



شكل ٢٦ - ٦

تتابع القواعد في موضع موهن التريتوفان.

ويبدو أن منطقة المشغل ومنطقة الموهن يتكاملا في تنظيم نسخ جينات التريتوفان في مدى أوسع من تركيزات التريتوفان عما هو منتظر من المشغل بمفرده. فعندما يتوفر التريتوفان للخلية يتم وقف النسخ بارتباط معقد التريتوفان - الكابح مع المشغل. وبانخفاض مستوى التريتوفان في الخلية يزال الكبح ويبدأ النسخ. مع ذلك فإنه ما أن يبدأ بناء جزيء trp mRNA فإنه لا ينمو آليا (أوتوماتيكيا) إلى الطول الكامل، ولكن بدلا من ذلك فإن معظم جزيئات trp mRNA يقف نموها حتى قبل أن يتم نسخ الجين الأولى إلى أن يتم التحقق عن طريق الموهن أن كمية التريتوفان المتوفرة للخلية قليلة.

التوهين يُنجز بواسطة ترجمه القائد

كيف يمكن لموضع الموهن في أوبرون التريتوفان استشعار مستوى التريتوفان في الخلية. يمكن تفهم ذلك من ملاحظة أن جزء من mRNA القائد يتم ترجمته، وكذلك وجود بواقى التريتوفان عند الموضعين ١٠ و ١١ في عديد الببتيد القائد الذي يتألف من ١٤ حمض أميني (شكل ٢٦ - ٧) والذي له دلالة هامة. فعندما يكون التريتوفان متوافر للخلية تبنى سلسلة القائد الكاملة، أما إذا كان مستوى التريتوفان منخفض فإن الريبوسوم يتوقف عند الكودون UGG (الخاصة بالتريتوفان) نظرا لندرة tryptophanyl tRNA. والريبوسوم المتوقف يغير بطريقة ما تركيب mRNA بحيث أن إنزيم بلمرة RNA ينسخ الأوبرون فيما وراء موضع الموهن. والسمة المميزة لميكانيكية التحكم هذه هو ازدواج

Met- Lys- Ala- Ile- Phe- Val- Leu -Lys- Gly- Trp- Trp- Arg- Thr- Ser- Stop
 - AUG AAA GCA AUU UUC GUA CUG AAA GUU UGG UGG CGC ACU UCC UGA-

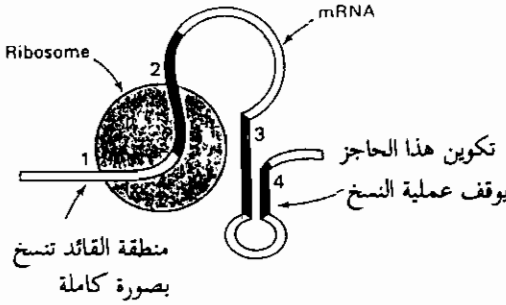
شكل ٢٦ - ٧

تتابع الأحماض الأمينية في الببتيد القائد للتربتوفان وتتابع القواعد في mRNA القائد المقابل.

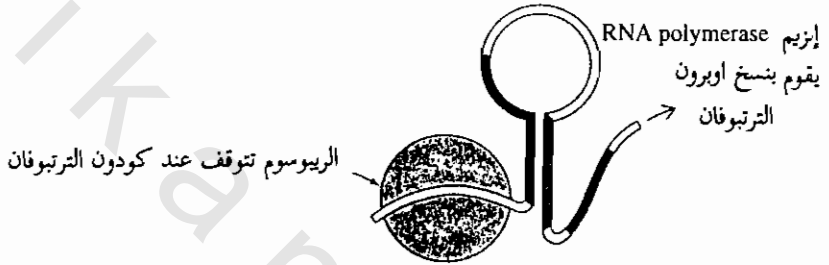
عملية الترجمة مع عملية النسخ، فالريبوسوم الذى يترجم mRNA القائد للتربتوفان يعقب من الخلف جزئاً إنزيم بلمرة mRNA الذى ينسخ DNA قالب. ولقد أوضحت الدراسات الحديثة أن الريبوسوم المتوقف عند الكودون UGG يُغير البناء الثانوى لـ mRNA من تنظيم ازدواج قواعد يساند النسخ إلى ازدواج قواعد مختلف الذى يسمح لإنزيم بلمرة RNA من القراءة خلال موضع الموهن (شكل ٢٦ - ٨). ولقد بدأ فى الوقت الحاضر معرفة أن جزيئات الأحماض النووية مثلها مثل جزيئات البروتين يمكن أن تغير من هيئتها البنائية والذى يلعب دوراً تنظيمياً مهماً.

تنظيم التعبير الجينى فى الكائنات مميزة النواة

بعد أو أوضحنا فى الأجزاء السابقة الميكانيكيات المشاركة فى تنظيم التعبير الجينى فى الكائنات أولية النواة، ننتقل الآن إلى موضوع تنظيم التعبير الجينى فى مميزة النواة والذى يبدو أنه مختلف فى تفاصيله عن النوع الأول. فاختلاف خلايا مميزة النواة عن خلايا أولية النواة فى كثير من الأوجه يتطلب عناصر إضافية عديدة لتنظيم نشاط جيناتها. فخلايا مميزة النواة تحتوى على معلومات وراثية أكبر بكثير عن خلايا أولية النواة، كما أن DNA فى مميزة النواة العليا يرتبط بروتينات قاعدية تعرف بالهستونات، بينما DNA فى الكائنات الدنيا ليس كذلك. نجد أيضاً أن جينومات مميزة النواة تحتوى على درجة عالية من التنظيم البنائى أكثر من جينومات أولية النواة. والاختلاف الرئيسى الآخر هو أن كروموسومات مميزة النواة محاطة بغشاء نووى، بينما هذا الغشاء والأغشية الداخلية الأخرى لا توجد فى أولية النواة. والنتيجة المهمة لذلك هو أن النسخ والترجمة تكونا منفصلتا فى المكان والزمان فى مميزة النواة، بينما تكونا هاتين العمليتين مزدوجتين فى



(أ) مستوى عالي من الترتوفان



(ب) مستوى منخفض من الترتوفان

شكل ٢٦ - ٨

نموذج للتوهين في أوبرون الترتوفان في بكتريا القولون. عندما يكون مستوى الترتوفان مرتفع (أ) فإن منطقة القائد (القطعة ١) من *trp* mRNA تترجم بصورة كاملة. الجزء ٢ يتفاعل مع الريبوسوم والذي يمكن الأجزاء ٣ و ٤ من الإزدواج، وهذه المنطقة المزدوجة القواعد تعطي إشارة بطريقة ما لإنزيم بلمرة RNA من وقف النسخ. بالمقارنة فإنه عندما يكون مستوى الترتوفان منخفض (ب) فإن الأجزاء ٣ و ٤ لا يتم بينهما ازدواج لأن الريبوسوم يتوقف عند كودون الترتوفان في الجزء ١، حيث يزدوج الجزء ٢ مع الجزء ٣ بدلا من سحبها إلى الريبوسوم وبذلك فإن الأجزاء ٣ و ٤ لا تستطيع الإزدواج. وبالتالي تستمر عملية النسخ.

أولية النواة. والأهم من ذلك أن خلايا الأنسجة المختلفة في الكائن مميّز النواة تقوم بوظائف متباينة والذي يتطلب بنائها لبروتينات مختلفة، ولذلك فإن خلايا الفقاريات تبرمج لنسخ مجموعة معينة من الجينات. وبالرغم من أن معلوماتنا قليلة في الوقت الحاضر عن تنظيم

التعبير الجيني في مميزة النواة، إلا أن هذا المجال في نمو سريع لأنه بالإمكان الآن عزل جينات مميزة النواة وإكثارها ومعرفة تتابع القواعد فيها في أنظمة محددة جيداً.

ميكانيكيات تنظيم التعبير الجيني في مميزة النواة يختلف عن أولية النواة

يُعتقد أن نظم الأورونات غير هامة في مميزة النواة العالية، هذا إذا كانت موجودة أصلاً. فبينما تشير بعض الأدلة على وجود الأورونات أو وحدات مشابهة لها في مميزة النواة البسيطة مثل الفطريات، فإنه يبدو أن أنظمة الأورونات غير موجودة في مميزة النواة الراقية. والمعلومات المتوفرة الآن تشير إلى أن تنظيم التعبير الجيني في مميزة النواة يتم بالدرجة الأولى على مستوى النسخ، إلا أن معالجه RNA ودرجة ثبات RNA الرسول وجد أنها تلعب أيضاً دوراً في تنظيم التعبير الجيني. وقد ثبت في بعض الحالات أيضاً أن تنظيم التعبير الجيني في مميزة النواة يتم على مستوى الترجمة، كما وجد أيضاً أن معدل تفكك البروتين يلعب دوراً مهماً في التحكم الدقيق في مستوى نواخ الجين. مع ذلك فإنه نظراً لأن بناء RNA هو الخطوة الأولى في التعبير الجيني، فإن التحكم في معدل بناء RNA ربما يكون له السيطرة على مستويات التنظيم الأخرى. وسوف نتعرض في الأجزاء التالية للعناصر المشتملة في تنظيم التعبير الجيني في مميزة النواة العالية.

تكاثف DNA غير النشط في الهيتروكروماتين

لقد سبق أن أوضحنا أن DNA الكروموسومي في مميزة النواة يرتبط مع الهستونات مكوناً وحدات متكررة هي النيوكليوسومات، وهذه النيوكليوسومات تنتظم في تركيبات أعلى مكونة ألياف الكروماتين. ويمكن تمييز نوعين من الكروماتين في الطور البيئي-inter phase هما الهيتروكروماتين heterochromatin واليوكروماتين euchromatin. ويشير الهيتروكروماتين إلى مناطق الكروماتين شديده التكاثف التي تكون خاملة في النسخ، بالمقارنة باليوكروماتين الذي يكون منتشر ونشط في النسخ إلى RNA. يحتوى كل من الهيتروكروماتين واليوكروماتين تقريباً على نفس نسبة DNA إلى الهستون والذي يشير إلى أن DNA في كلاهما يعبأ في نفس التركيب النيوكليوسومي الأساسي. لذلك فإن الأساس البيوكيميائي لاختلاف الهيتروكروماتين واليوكروماتين غير معروف، إلا أنه أثناء

الأنقسام المتوزي فإن اليوكروماتين يتحول مؤقتاً إلى صورة لا يمكن تمييزها عن الهيتروكروماتين.

والملاحظ أيضاً أنه ليس فقط يكون الهيتروكروماتين غير نشط، ولكن يمكن للجينات أن تثبط بإعادة تنظيم كروموسومي الذي يتم فيه إدماج الجينات النشطة في منطقة الهيتروكروماتين. وهذا يقترح وجود وسائل تحكّم التي يمكن لها من فتح أو غلق وظيفة قطاع طويل من كروموسوم ما. ولقد تم توضيح ذلك في حشرة الدروسوفيليا ولكنه يتم أيضاً في أنظمة الثدييات.

وأكثر الأمثلة توضيحاً لذلك هي كروموسومات الجنس. ففي إناث الثدييات نجد أن أزواج الكروموسومات X المتناظرة تبدو مختلفين كلية، فأحدها يظهر في صورة عالية التكاثف (الذي يشير أنه غير نشط)، بينما الآخر يكون ممتد وغير متكاثف (الذي يشير أنه نشط). وقد تم التأكد من ذلك بواسطة التحليل البيوكيميائي الذي أوضح أنه في كل خلية أنثوية فإن الجينات التي توجد فقط على أحد الكروموسومين X تكون نشطة. وأكثر من ذلك فإن أي من الكروموسومين X يكون غير نشط فإنه يختلف من خلية إلى أخرى، وعلى ذلك فإن نسيج الأنثى يحتوي على اثنين من أنواع الخلايا المختلفة. ومرة أخرى فإن الأساس الجزيئي لهذه الظاهرة ما زال غير معروف، إلا أنه قد يرتبط بدرجة مثيلة DNA (كما سنوضحها فيما بعد). والنتيجة المهمة لتثبيط الكروموسوم X هي اقتراح وجود وسائل التي تغلق بصورة متخصصة تعبير أحد الكروموسومات بصورة كاملة، وأن هذا الغلق يرتبط بطريقة ما مع انتظام (تعبئه) DNA في الكروماتين بصورة مكثفة.

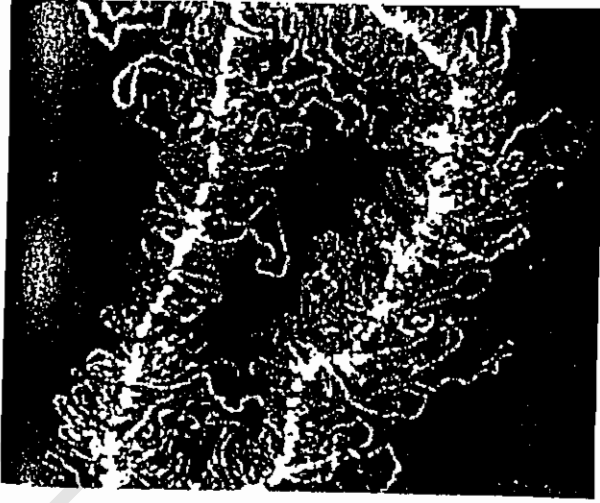
وبالرغم من أن الكروموسومات الأخرى في مميزة النواة لا تظهر ظاهرة التأثير الكلي أو لا تأثير (كل الكروموسوم نشط أو غير نشط)، فإنها قد تحتوي على مناطق من الهيتروكروماتين الذي يعتمد طولها على عمر الكائن. مثال ذلك أن عدداً كبيراً من المناطق التي تكون في صورة هيتروكروماتين في المراحل الأخيرة من عمر الكائن تكون في صورة يوكروماتين في المراحل الأولى من التطور، ومثل هذه المناطق ربما تحتوي على جينات برمجت لتكون فعالة فقط في المراحل الأولى لتكوّن الجنين. من ناحية أخرى نجد أن DNA المجاور للسترومير والذي يحتوي على تتابعات شديدة التكرار هو

أحد الأمثلة للهيتروكروماتين الذى لا يُنسخ مطلقاً، ولكنه ربما يلعب دوراً فى تركيب الكروموسوم والحفاظة عليه.

بعض جينات مميزة النواة يتم تضخيمها: تضخيم الجين

عدد كبير من بروتينات خلايا مميزة النواة تُشفر بواسطة جينات أحادية النسخة single copy genes، أو بواسطة عدد قليل من النسخ الجينية. مع ذلك فإن خلايا مميزة النواة تحتوى على بعض الجينات التى تتواجد فى عدد كبير من النسخ، كما أن هذه الجينات يتم تضخيمها فى بعض مراحل دورة حياة الخلية لتعطي آلاف من نسخ الجين. مثال ذلك الجينات التى تُشفر لجزيئات RNA الريبوسومية البادئة (45S rRNA) التى تتفكك وتعالج فى النواة لتعطي جزيئات RNA الريبوسومية 28S rRNA و 18S rRNA و 5.8S rRNA، التى توجد فى الريبوسومات الناضجة. أما جزيئات 5S rRNA، من ناحيته أخرى تُبنى فى مكان آخر فى النواة ثم تنتقل إلى النويات وهى موضع بناء جزيئات RNA الريبوسومية الثلاثة الأخرى، حيث يحدث تجميع لهذه الجزيئات مع البروتينات الريبوسومية (حوالى ٧٠، إلى ٨٠ نوع من البروتين) وتتكون الريبوسومات.

والدراسات التى أُجريت على ضفدع *Xenopus leavis* أوضحت أن الخلية الجسمية فيه تحتوى على حوالى ٥٠٠ نسخة من الجين المُشفر لجزيئات RNA الريبوسومية البادئة (45S rRNA). أما أثناء تكوين البويضة ونضجها oogenesis فإنه يحدث تضخيم انتقائى للجينات المُشفرة لـ 45S rRNA حيث تتكرر هذه الجينات عدة آلاف من المرات (شكل ٢٦ - ٩) لتكون حوالى 2×10^6 نسخة من الجين. و RNA المضخم يوجد فى صورة حلقات خارج كروموسومية - extrachromosomal circles وتكون الكروموسومات خلال هذه المرحلة طويلة التركيب وعلى شكل الفرشاة ومنها اعطيت إسم الكروموسومات الفرشائية lampbrush chromosomes (شكل ٢٦ - ١٠). وهذا التضخيم الانتقائى يُمكن البويضة من تكوين حوالى 10^{12} ريبوسوم اللازمة لعملية البناء السريع للبروتين التى تحدث بعد عملية اخصاب البويضة ودخولها فى عملية انقسام سزيع. وفى غياب تضخيم الجين فإن تكوين هذا العدد الكبير من الريبوسومات قد



شكل ٢٦ - ١٠

صورة فلوروسنسية للكروموسوم الفرشائي من نواة بويضة *Notophthalmus Viridescens*. الحلقات العديدة النشطة في عملية النسخ على الكروموسوم تعطى الكروموسوم شكل الفرشاة.

جينات معينة يُمكن تنشيطها لعملية النسخ: التنشيط الجيني الإنتقائي

إن التحكم في التعبير الجيني في مميزة النواة يتم على مستوى النسخ كما يحدث في أولية النواة. وأحد الأدلة المباشرة على ذلك هو نتائج الدراسات التي أجريت على كروموسومات الحشرات أثناء التكوّن (التطور). فتحتوي الغدد اللعابية لحشرة الدروسوفيلا على كروموسومات عملاقة *giant chromosomes*، وكل من هذه الكروموسومات العملاقة (التي تُعرف أيضا بالكروموسومات البوليتينية *Polyten chromosomes*) يتألف من عدد كبير من الكروموسومات المترابطة جانبيا. وكل كروموسوم عملاق يحتوي على سلسلة مميزة من الحزم (كرومومير *chromomer*) التي يمكن مشاهدتها تحت المجهر الضوئي. وفي أثناء تطور اليرقة *larva* إلى العذراء فإن بعض هذه الحزم تكبر أو تنفخ *puffed* وذلك لأن DNA في هذه المناطق يتحول من الصورة المتكاثفة إلى صورة منتشرة (شكل ٢٦ -

(١١)، وتمثل هذه الانتفاخات المناطق النشطة نسخياً. ولقد وجد أن تكوين الانتفاخات Puffing يمكن أن يستحث في الغدد اللعابية المفصولة خارج الحشرة بواسطة الاكديسون ecdysone، وهو أحد الهرمونات الإسترويديه الحشرية. فتحدث انتفاخات لبعض مناطق معينه التي تنقبض في تتابع زمني، كما يصاحب ذلك تغيرات في جزيئات mRNA الميتنية.



شكل ٢٦ - ١١

تكوين الانتفاخ Puff في الكروموسوم البولييتيني أثناء التطور (التكوّن). والسهم يشير إلى انتفاخ واضح في كروموسوم حشرة الدروسوفيليا.

والنتائج التي يمكن استخلاصها من دراسة الكروموسومات البولييتينية العملاقة هو (١) حدوث تنشيط انتقائي لبعض الجينات في مراحل معينة من حياة الحشرة (٢) هذا التنشيط يتم بالاستحثاث الهرموني (٣) حدوث تغيرات مورفولوجية في المنطقة التي يحدث فيها تنشيط للجين، فيزال تكاثف DNA ويتحول إلى حالة أكثر انتشاراً مكوناً انتفاخات مميزة.

الحساسية لإنزيمات النيوكلييز تُميز مناطق الكروماتين النشطة

إن التغيرات المورفولوجية المشاهدة في الكروموسومات العملاقة للدروسوفيلًا تُوضح أن الجينات النشطة (أو تلك التي لها إمكانية النشاط) تدخل كروماتيناتها في تغيرات تركيبية كبيرة بالمقارنة بالمناطق الساكنة في الكروموسوم. إن إزالة التكاثر في منطقة ما من DNA لتكوين الانتفاخات غالباً ما يكون شرطاً ضرورياً ولكنه ليس كافياً للنسخ. أُضيف إلى ذلك أن صورتى الكروماتين التي يمكن تمييزهما في خلايا الفقاريات لا يرتبطا مباشرة مع نشاط الجين. فبينما يظل الهيتروركروماتين متكاثف وغير نشط في بناء RNA في الطور البيني فإن بقية الـ DNA (اليوكروماتين) لا يكون كله نشط نسخياً، حيث أنه في المتوسط يكون حوالي 7.7% فقط من تتابعات الجينوم يتم نسخها إلى جزيئات RNA في خلية مميزة النواة النموذجية. لذلك أُجريت محاولات للبحث عن طرق أخرى للكشف عن التغيرات التي تحدث في اليوكروماتين في تلك المناطق التي تُعبر عن جينات معينة.

أحد المؤشرات المهمة للتغير في تركيب الكروماتين في مناطق الجينات النشطة هو الحساسية لإنزيم النيوكلييز (DNase). فقد أثبتت الدراسات المتوالية زيادة حساسية الجينات النشطة للهضم بإنزيم DNase I، بينما الجينات غير النشطة ليست كذلك. بالإضافة إلى ذلك فقد وجد أن حساسية الجينات النشطة لـ DNase I يعتمد على وجود اثنين من البروتينات الكروموسومية غير الهستونية التي تعرف بالمجموعات عالية الحركة (HMG) highyl mobility group وهما HMG 14 و HMG 17 (ولقد سميا بذلك نظراً لحركيتهما العالية في مجال كهربى في جيل البولي اكريلاميد). فعند إزالة هذه البروتينات من الكروماتين النشط فإنه يفقد حساسيته تجاه إنزيم النيوكلييز، وعندما تضاف مرة أخرى تسترد الحساسية.

ولقد وجد أنه عندما يعامل الكروماتين المحتوى على الجينات النشطة أو التي لها إمكانية التنشيط بواسطة تركيزات منخفضة من DNase I فإنه يحدث تكسر لجزيئات DNA في عدد من المواضع التي تمثل المواضع فائقة الحساسية hypersensitive sites. وهذه المواضع من DNA عادة ما توجد في المقدمة، أى مجاورة لنهاية الجينات النشطة المقابلة للطرف 5 لـ RNA الرسول. وهذه المواضع فائقة الحساسية لإنزيم النيوكلييز

يبدو أنها تمثل النوافذ المفتوحة التي تسمح للبروتينات للدخول إلى تتابعات التحكم في DNA، فهذه المناطق تكون خالية من النيوكليوسومات.

نشاط الجين يرتبط أيضا بالميثلة المنخفضة لـ DNA

في معظم جينومات مميزة النواة الراقية بما فيها خلايا الثدييات فإن حوالي ٥٪ من قواعد السائتوسين (C) في DNA تحوّر بواسطة عملية ميثلة methylation عند الموضع ٥ في حلقة السائتوسين. وعملية الميثلة تحدث بالدرجة الأولى عند التتابع CpG لتنتج mCpG (حيث mC تمثل ٥ - ميثايل سائتوسين)، وتظهر متماثلة على كلا خيطي DNA (حيث أن النيوكليوتيد الثنائي CpG دائما يزدوج مع التتابع GpC في الحلزون المزدوج المتضاد الاتجاه).

ولقد اتضح في السنوات الأخيرة أن التتابعان CpG في المناطق المجاورة لعدد كبير من الجينات تكون منخفضة الميثلة في الأنسجة التي يتم فيها تعبير الجين بالمقارنة بالأنسجة التي يكون فيها الجين غير نشط. وقد أمكن تقدير درجة الميثلة في منطقة جين ما باستخدام إنزيمات restriction endonuclease، حيث تبين أن غياب الميثلة في الجين النشط لا يكون كاملاً، فقد وجد أن مايقرب من ٣٠٪ من التتابعات CpG تكون مميثلة في المناطق المنسوخة بالمقارنة بحوالي ٧٠٪ ميثلة لكل التتابعات CpG في DNA في الخلايا الحيوانية. وكما هو مشاهد في حالة المناطق الحساسة للنيوكلييز، فإن الميثلة المنخفضة تغطى منطقة أكثر من الجزء المنسوخ لجين ما.

وبالرغم من أن ازالة الميثلة لا تكون مزدوجة مع بدء التعبير في كل جين تم اختباره، فإن التماثل بينهما والمشاهد في معظم الحالات يكون لافت للنظر. وهذا يطرح السؤال العام ما إذا كان التغيير في ميثلة DNA هو سبب أو نتيجة لتنشيط الجين؟ ويمكن للميثلة من تنظيم التعبير الجيني بطريقتين أساسيتين. الأولى هي أن إضافة مجموعة الميثايل على الموضع الخامس في السائتوسين ربما يزيد (أو يخفض) التأثير المتبادل بين DNA والبروتينات الكابحة أو المنشطة، إذ أن مجموعة الميثايل في السائتوسين تتأ (تمتد) في الأخدود الرئيسي للحلزون المزدوج حيث غالبا ما يتم التعارف المتخصص بين DNA

والبروتين. والثانية حيث أن إضافة مجموعة الميثايل إلى السايٲوسين تؤدي إلى ازدحام (حشد) جزئى فى الأخذود الرئيسى فإن الميثلة تؤدي إلى تغيير اتزان الهيئة البنائية من الصورة B القياسية (نموذج الحلزون المزدوج لواطسون وكريك) إلى صورة أخرى (خاصة الصورة Z التى فيها يمكن للأخذود الرئيسى الكبير من إزالة بعض الإجهاد الفراغى الناتج عن وجود مجموعات الميثايل). وحيث أن البروتينات التى ترتبط بـDNA تكون حساسة بصورة عامة للبناء الفراغى لسلسلة الفوسفات - السكر فى DNA بالإضافة إلى تتابع القواعد عند مواضع التعارف، فإن مثل هذه التغييرات فى الهيئة البنائية ربما تُغيرُ بدرجة كبيرة درجة ارتباط الكابحات (أو المنشطات) بـ DNA. مع ذلك فإن العلاقة الحقيقية بين مستوى الميثلة والتعبير الجينى ما زالت غير واضحة. وأكثر من ذلك فإنه ليس من الواضح كيفية الإزالة الإنتقائية للميثلة فى بعض المواضع عندما يكون مرغوب تنشيط الجين فى هذا الموضع. واللغز الأخير ظهر من ملاحظة أن بعض مميزة النواة (خاصة الحشرات) تنظم نشاط جيناتها بدرجة عالية من الدقة بدون ميثلة DNA على الإطلاق.

بدء النسخ يتم بوساطه عوامل خلوية متخصصة التى تعمل على مواضع تقدم الحفز والمعززات

إن خلايا مميزة النواة المتمايزة لها كفاءة عالية فى التعبير الانتقائى لجينات معينة. فمعدلات البناء لبروتين ما فى خليتين فى نفس الكائن ربما يختلف بعامل قد يصل إلى ١٠^٩، بمعنى أن جينات مميزة النواة التى لا يتم التعبير عنها تكون مغلقة تماما. بالمقارنة فإن أنظمة خلايا أولية النواة القابلة للكبح مثل أوبرون اللاكتوز فى بكتريا القولون تظهر اختلاف فى معدل نسخها لا يتعدى ألف مرة.

وبالإضافة إلى ارتباط عملية النسخ بتركيب الكروماتين ومستوى الميثلة، فإن التحكم فى بدء النسخ يمثل أيضا أحد العناصر الرئيسية فى تنظيم التعبير الجينى فى مميزة النواة. والدراسات الوراثية التى أجريت على جينات مميزة النواة لتحديد ما إذا كانت عمليات تنظيم النسخ هى ميكانيكيات موجبة أو سالبة التحكم، أوضحت أن معظم ميكانيكيات

التحكم فى النسخ هى ميكانيكيات مُوجبة التى تشمل الارتباط الانتقائى لعوامل متخصصة بتتابعات التحكم فى DNA التى تُنظّم معدل بدء النسخ، وهذا حقيقى سواء نسخ الجين بواسطة إنزيم RNA Polymerase I أو II أو III.

ولقد ثبت أن تتابعات تقدم الحفز Promoter والمُعزّز enhancer تتوسط تعبير الجينات الخاصة بالخلية. والمُعزّز هو تتابع من القواعد يكون ضرورى للنشاط الكامل لموضع تقدم الحفز، ولكن يمكن أن يتواجد فى مواضع مختلفة واتجاه مختلف بالنسبة لموضع بدء الحفز.

ولقد اكتشفت تتابعات المُعزّز أولاً فى فيروسات DNA المسببة للاورام مثل SV 40 و Polyoma، حيث وجد أن طفرة الانتقاصات فى منطقة المُعزّز (الذى يتألف من ٧٢ زوج قاعدة ويحتوى على تكرار مترادف) فى DNA لفيروس SV 40 تخفض تعبير الجين المبكر بعامل أكبر من ١٠٠. ثم ثبت بعد ذلك وجود تتابع المُعزّز فى كثير من جينات الثدييات وجينات الفيروسات الأخرى. وأحد الأمثلة لتأثير المُعزّز هو فتح نسخ جين الإيمينوجليوبين، أما المثال الآخر هو تأثير الهرمونات الإسترويدية الذى سنناقشه بعد قليل. وأحد النماذج المقترحة لعمل المُعزّز هو أن التفاعل المتخصص لتتابع المعزز مع بروتين (أوبروتينات) خلوية خاصة ينشئ بناء ثلاثى الأبعاد من DNA يكون ذات جاذبية عالية لإنزيم بلمرة RNA.

التحكم الموجب للتعبير الجينى بواسطة الهرمونات الإسترويدية: تأثير المُعزّز وثبات DNA الرسول

تعتبر الهرمونات الإسترويدية steroid hormones عناصر مهمة فى التنظيم الفسيولوجى والتطور (التكوّن) للحيوانات. فعند معاملة الخلية المستهدفة بالهرمون الاسترويدي يستحث بناء جزيئات RNA جديدة عادة خلال عدة دقائق. مثال ذلك أن إعطاء هرمون β - estradiol (وهو أحد الهرمونات الجنسية الأنثوية) إلى الدجاج يجعل قناة البيضات oviduct تزيد مستوى mRNA المُشفر لبروتين أفالبيومين من ١٠ جزيئات إلى ٥٠,٠٠٠ جزئى لكل خلية، بينما يزداد مستوى أفالبيومين من مستوى منخفض جداً

يصعب الكشف عنه إلى مستوى يُمثل الناتج الرئيسي للبروتينات المتكونة حديثاً. والهورمونات الإسترويدية مع ذلك لا تعمل مباشرة بذاتها، ولكن بدلا من ذلك فإنها ترتبط مع بروتينات مستقبلية عالية التخصص (تعرف بمستقبلات الهرمون الإسترويدي Steroid hormone receptors) التي يوجد منها عدة آلاف من النسخ في السائل الخلوى لكل خلية. ومعقد الهرمون - المستقبل ينتقل بعد ذلك إلى النواة حيث يتفاعل مع موضع جينومى خاص (المُعزّز) لفتح نسخ جين (أوجينات) معينة، وفي بعض الأحيان تكبح عملية النسخ.

ويظهر من ذلك أن تأثير المستقبلات الهرمونية الإسترويدية كمنظمات موجبة (أو منشطات) للنسخ تماثل تلك الخاصة بتنظيم النسخ بواسطة المعقد CAP - cAMP في أولية النواة مثل بكتريا القولون، إلا أن أنظمة مميزة النواة تبدو أكثر تعقيداً. مثال ذلك أن أنواع مختلفة من الخلايا تحتوي على نفس المستقبل لهورمون إسترويدي معين، إلا أنها تبنى بروتينات مختلفة استجابة للهورمون. ويبدو من ذلك أن الجينات المستحثة بواسطة هورمون استرويدي ما هي فقط التي تكون متاحة للتنشيط في كل نوع من الخلايا المستجبة لهذا الهرمون.

يشترك أيضا في التنظيم بالهورمونات الإسترويدية ميكانيكيات تعمل على مستويات أخرى خلاف التعبير الجيني. وأهم هذه الميكانيكيات هو الثبات الانتقائي لمنسوخات RNA المستحدثة بالهورمون ضد التفكك السيتوبلازمى. مثال ذلك أنه في كبد ضفدع xenopus تكون فترة نصف العمر لـ mRNA الخاص بالفيتيلوجنين Vite'ogenin (فيتيلوجنين هو بروتين أولى لمح البيض) في حدود ٣ أسابيع في وجود الهرمون المستحث إستروجين estrogen، بينما تنخفض فترة نصف العمر إلى ١٦ ساعة عند سحب الإستروجين. ومرة أخرى يبدو أن الهرمون يعمل على ثبات mRNA خلال نوع من البروتينات المستقبلية التي تختلف عن البروتينات المستقبلية التي تنشط النسخ. ولقد شوهد أيضا الثبات الانتقائي لـ mRNA لعدد من الجينات الأخرى التي تنشط بواسطة الهرمونات الإسترويدية. بالإضافة إلى ذلك فإنه قد سجل حدوث تغير في معالجة RNA بعد معاملة الخلايا المستهدفة بالهورمون. ونجد من ذلك أن الهرمونات الاسترويدية

ترفع مستوى أنواع معينة من جزيئات mRNA بواسطة معالجات متناسقة لكل من عمليات النسخ وعمليات ما بعد النسخ.

التحكم فى الترجمة فى مميزة النواة

إن أهمية التحكم على مستوى الترجمة فى مميزة النواة لم يكن معروضا للمناقشة لفترة طويلة. فالسؤال الذى كان مطروحا آنذاك هو لماذا تبدد الطاقة فى بناء mRNA الذى قد لا يستخدم بواسطة الخلية؟. فالتنظيم على مستوى الترجمة قد يكون ذو معنى فى البكتريا التى تتميز بجزيئات mRNA عديدة التورث Polycistronic. فإذا كانت الخلية فى حاجة إلى أحد النواج البروتينية بينما لا تحتاج إلى الآخر فإن التحكم على مستوى الترجمة يكون مطلوبا. بالمقارنة فإن جزيئات mRNA فى مميزة النواة تكون أحادية التورث monocistronic، بالإضافة إلى ذلك فإن بناء هذه الجزيئات يحتاج إلى خطوات عديدة بعضها يكون تحت التنظيم الخلوى. وقد يبدو من ذلك أن تنظيم الترجمة فى مميزة النواة يكون غير ضرورى. إلا أن الدراسات البيوكيميائية أوضحت أن التنظيم على مستوى الترجمة فى مميزة النواة يوفر طريقة سريعة للتحكم فى التعبير الجينى ويستخدم فى مدى واسع بواسطة الكائنات مميزة النواة الراقية.

فى بعض الحالات يتم تعديل مستوى الترجمة بواسطة تغيير لعناصر أساسية فى جهاز الترجمة الخلوى، ومثل هذه التغيرات تؤثر بالطبع على نشاط كل جزيئات mRNA فى الخلية. مثال ذلك أنه يبدو أن فسفرة البروتينات الريبوسومية (خاصة البروتين 6S فى الوحدة الريبوسومية 40S) تكون مرتبطة بمستوى البولى سوم العالى بعد استحاث خلايا الثدييات بواسطة أنواع مختلفة من عوامل النمو. أو كما سنرى فى الجزء التالى فإن التحور لعامل البدء فى الترجمة eIF - 2 هو الوسيلة المستخدمة بواسطة خلايا الدم الحمراء غير الناضجة reticulocytes لربط بناء بروتيناتها مع توافر الهيم (وهو المجموعة التعويضية المرتبطة فى الهيموجلوبين).

وهناك استراتيجيات أخرى تطبق لتغيير الترجمة لنوع واحد من جزيئات mRNA (أو مجموعة mRNA خلوية). وعدد كبير من هذه الميكانيكيات تعمل عند أو قبل خطوة

البدء في الترجمة. والميكانيكيات المشتملة قبل البدء هي التباين الكبير في فترة نصف العمر لـ mRNA، وكذلك تغيير ثبات mRNA استجابة لبعض العوامل. والبدليل عن ذلك هو أن mRNA قد يوجد في حالة ثبات في السيتوبلازم ولكنه يعزل بطريقة ما عن جهاز الترجمة. أضف إلى ذلك أن طور الإستطالة في بناء البروتينات يمكن أن يُنظَّم بطريقة متخصصة كما اتضح من تأثير جسيمات إشارة التعارف signal recognition particles (SRP) على استطالة البروتينات المفردة خارج الخلية وعلى ذلك فلم يعد هناك شك في اشتراك التحكم في الترجمة في وظائف خلايا مميزة النواة. وكما ذكرنا فإن مثل هذه الميكانيكيات تعمل على عناصر مختلفة من جهاز الترجمة.

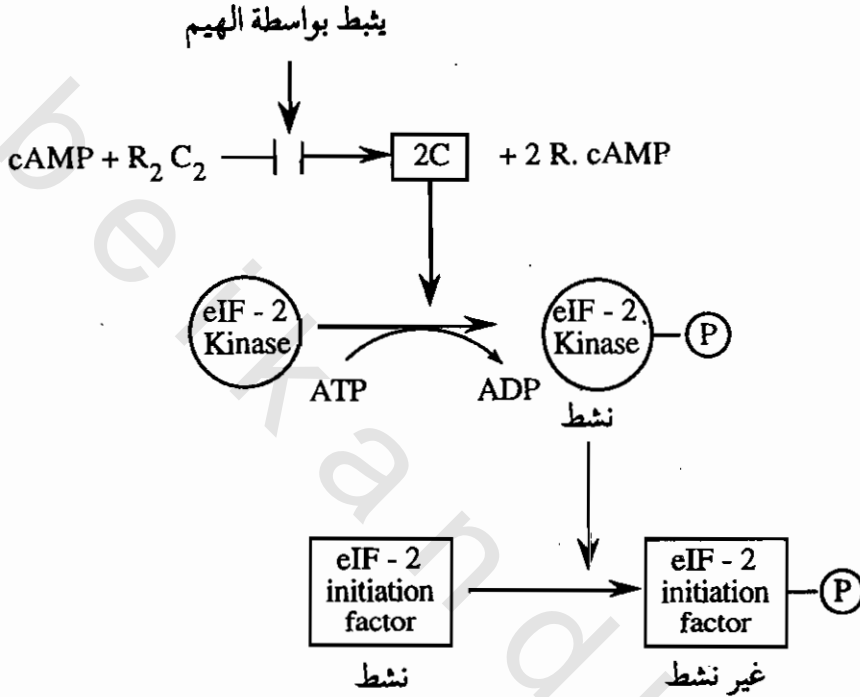
التحكم في ترجمه لبناء الهيموجلوبين بواسطة الهيم

أحد الأمثلة للتنظيم على مستوى الترجمة يوجد في خلايا الدم الحمراء غير الناضجة re-ticulocyte في الثدييات. هذه الخلايا فقدت أنويتها ولكنها تحتفظ بمستوى عالي من mRNA الذى يُشفر أساساً لسلاسل الهيموجلوبين. وخلايا الدم الحمراء غير الناضجة تتميز بمعدلٍ عالي لبناء البروتين، لذلك فإن مستخلص هذه الخلايا كان النظام المفضل لدراسة عملية الترجمة. وفي الحقيقة فإن معظم معلوماتنا عن الميكانيكيات المشتملة في بناء البروتين قد استمدت على الدراسات التي أجريت على مستخلص هذه الخلايا.

يقوم مستخلص خلايا الدم الحمراء ببناء سلاسل بروتين الهيموجلوبين بمعدلٍ عالي ولكنه ينخفض مالم يضاف الهيم (في الخلية يتكون الهيم في الميتوكوندريا التي لا تتواجد في مستخلص الخلايا). ويحدث الانخفاض لأن النقص في الهيم يُنشِط أحد منبسطات بدء بناء البروتين الذى يطلق عليه المشبط المتحكم في الهيم heme controlled inhibi-tor (HCI)، والذى ثبت أنه إنزيم كينيز Kinase متخصص. والهدف الذى يعمل عليه هذا الكينيز هو عامل البدء eIF-2 فى الترجمة (2-eIF يقابل 2-IF فى غير مميزة النواة) الذى يرتبط بـ GTP وينقل met-tRNA إلى الوحدة الريبوسومية الفرعية 40S. وتثبيط eIF-2 بواسطة الفسفرة يؤدي إلى توقف بناء البروتين.

كيف يمكن للهيم من تنظيم نشاط هذا الكينيز؟. تأثير الهيم على هذا الكينيز الذى

يعرف بـ eIF - 2 Kinase يتم بواسطة إنزيم كينيز آخر معتمد على AMP الحلقي (شكل ٢٦ - ١٢). فانزيم eIF - 2 Kinase الذي يُحوّر عامل البدء eIF - 2 يوجد في صورتين، صورة غير مفسفرة غير نشطة وصورة مفسفرة نشطة. ومفسفرة eIF - 2 Ki



شكل ٢٦ - ١٢

سلسلة المفسفرة التي تؤدي إلى تثبيط عامل بدء الحفز eIF - 2 في مميزة النواة.

nase تستحث بواسطة الكينيز المعتمد على AMP الحلقي الذي يتألف من اثنين من الوحدات المنظمة (R) واثنين من الوحدات الحافزة (C). إن المعقد $R_2 C_2$ غير النشط يتفكك بواسطة AMP الحلقي (cAMP) إلى الـ C النشطة حفزيا والوحدتين R. ويقوم الهيم بوقف هذا التفكك وبذلك فإن إنزيم الكينيز في المسار لا تصبح مُنشّطة وبالتالي فإن eIF - 2 لا يفسفر ويظل نشط في بدأ بناء البروتين. وهذا النظام من التحكم يماثل التحكم في أيض الجللايكوجين، والتماثل الآخر هو أن التأثيرات

المنظمة لإنزيمات الكينيز هذه تُعكس بواسطة إنزيمات فوسفاتيز متخصصة -phospha-tase. ويعتقد وجود إنزيمات كينيز أخرى التي تُنشط بعوامل مختلفة، ولكن جميعها تمارس تأثيراتها التنظيمية على نفس العامل eIF-2 اللازم لعملية بدء بناء سلسلة عديد الببتيد.