

الشفرة الوراثية

Genetic Code

التوازي بين تتابع القواعد في جزيء د ن أ وتتابع الاحماض
الامينية في البروتين :

Colinearity between base Sequences in DNA and amino acid sequences
in protein

حيث أنه ثبت أن تتابع القواعد في جزيء د ن أ هو الذي يحدد تتابع الاحماض الامينية في سلسلة متعدد البيبتيد الذي يمثل الناتج النهائي Endproduct لتعبير الجين ، ونظرا لأن الكروموسوم يتكون من تتابعات خطية للجينات فإنه من البديهي أن كل منطقة تتابع نيوكليدي ستحدد بروتينا نوعيا بحيث نتوقع وجود تلازم أو تواز تام Colinearity بين تتابع القواعد في هذه المنطقة وتتابع الاحماض الامينية في البروتين الناتج عنها .

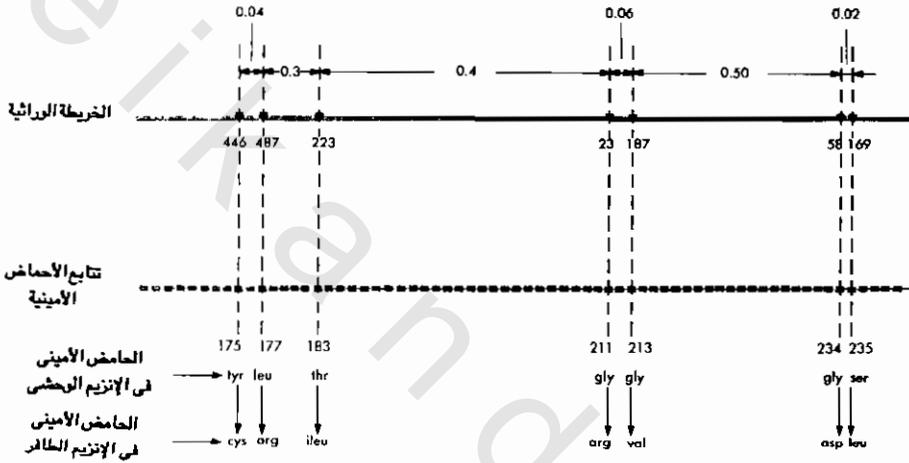
وقد أمكن التحقق من وجود هذا التوازي عند دراسة الخريطة الوراثية والجزيئية لتتابع القواعد في جزيء د ن أ وخريطة تتابع الاحماض الامينية في البروتين الذي تتحكم في انتاجه إذا تمكن يانفسكى Yanofsky عام ١٩٦٤ من رسم الخريطة الوراثية للجين الذي يتحكم في انتاج سلسلة متعدد البيبتيد A من انزيم تريبتوفان سينثيتيز Tryptophan Synthetase في بكتريا القولون *E. coli* . كما أمكنه التعرف على مواقع طافرات معينة باستخدام تكرارات الاتحادات الجديدة حيث استخدم تقنيه رسم الخريطة الوراثية بالحذف لتحديد المواقع في الطافرات القريبة من بعضها . كانت السلالات الطافره تحتوي على اقتضابات (حذف) تمتد على مسافات مختلفة على طول الجين A من أحد طرفيه ولكنها كانت تختلف في المسافة التي تغطيها على طول الجين .

وبدراسة البروتين الطافر الناتج من كل من هذه الطافرات ومقارنة تتابع الاحماض الامنية به بتلك الناتجة في بروتين الطراز الوحشى أمكن التعرف على أماكن الإحلال لمواقع الاحماض الامينية في سبع طافرات . وبمقارنة خريطة البروتين بمواقع الطفرات على الخريطة الوراثية لهذا الجين ، تبين أن هناك تطابقاً بين مواقع الاحماض الامينية الخاطئة والمستبدلة في كل بروتين طافر ومواقع حدوث طفرات الحذف مما يدل على وجود توازن بين تتابع القواعد في جزئ د ن أ (الجين) وبين تتابع الأحماض الامينية في البروتين الناتج من هذا الجين كما في الشكل (٧ - ١) .

كما استخدم ساربهاي Sarbhaie تقنيه اخرى تشتمل على طافرات تؤثر على بناء البروتين في رأس الفاج T4 حيث يوجد نوع من الطفرات تسمى طفره ايقاف بناء البروتين Termination قبل الاوان . وعلى ذلك فإنه إذا كان الجين والبروتين متوازنان فإن حدوث طفره من هذا النوع في منتصف المسافة على طول الجين أثناء عملية الترجمة لابد أن تتسبب في أن النصف الأول من البروتين سيتم بناؤه في حين لا يحدث بناء للنصف الثانى منه ، أى من نقطه طفرة الانهاء وما بعدها وهكذا يمكن بعمل طفرات متتالية تشمل مسافات مختلفة من الجين أن نتبع مدى الحجم الذى تم انهاء بناؤه من البروتين .

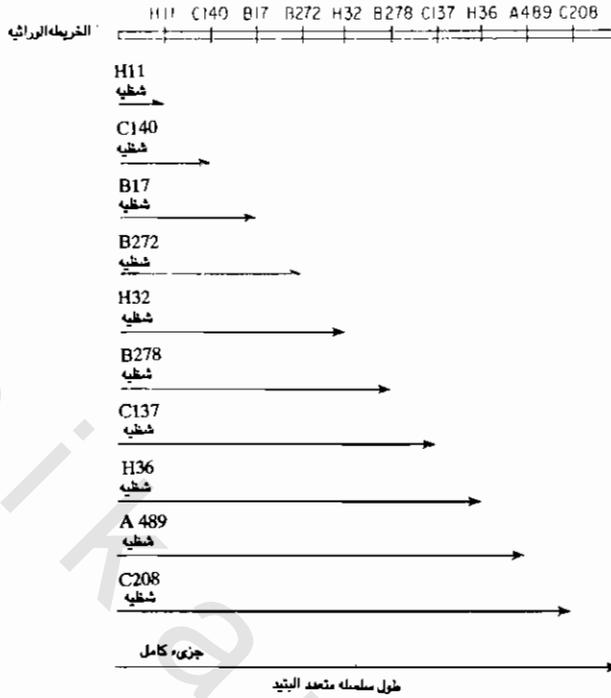
وقد أمكن باستخدام مطفرات كيميائية معينة استحداث ١٠ طافرات مختلفة في الجين المتحكم في بناء بروتين الرأس في فاج T4 وأمکن رسم خريطة وراثية بطرق تحليل الاتحادات الجديدة . وقد تبين أن طفرات الانهاء المختلفة احدثت توقف لعملية بناء سلسله البروتين عند نقط مختلفة على طول السلسلة . معروف ان البروتين يبدأ بنائه من النهاية الامينية ($-NH_2$) إلى النهاية الكربوكسيلية ($-COOH$) ، وفى كل طفرة تبين وجود النهاية الامينية كسلسلة متعددة البيبتيد الا ان عديدات البيبتيدات التالية لهذه البداية اختلفت حسب السلاسل الطافرة . إذ تبين أن الطفرات المختلفة يحتوى كل منها على بيبتيدات مختلفة فى الأطوال بحيث أنه عند ترتيبها من النهاية N إلى النهاية C للبروتين ، وجد أنها تمثل بناء اطوال مختلفة من سلسله متعدد البيبتيد لبروتين الفاج T4 . والاهم من ذلك أن طول كل من هذه السلاسل البيبتيدية الطافرة (والتي تقل بدرجات متفاوتة عن الطول الكلى للسلسلة الوحشية للبروتين الفعال) .

تتناسب مع أماكن حدوث الطفرة على طول الجين المسئول عن إنتاج هذا البروتين ، بحيث يتلائم توقف استطاله سلسله متعدد الببتيد مع مكان حدوث طفرة الإنهاء فى الخريطة الوراثية للجين مما يؤكد مره أخرى مفهوم التوازى بين تتابع القواعد فى د ن أ (الجين) وبين تتابع الأحماض الأمينية فى البروتين الناتج . كما فى الشكل (٧-٢) .



الشكل (٧-١) :

التوازى بين الجين (د ن أ) والناتج النهائى له (البروتين) . يتبين فى هذا الشكل الخريطة الوراثية لربع الجين المتحكم فى تتابع الأحماض الأمينية لبروتين تريتوفان سينثيز A فى بكتريا القولون . يدل الرقم 04 . مثلا على المسافة الوراثية بين الطفرتين A 446 و A 487 . وتدل الأرقام بالنسبة لتتابع الأحماض الأمينية على مواقعها فى سلسله متعدد الببتيد الجزئية (بطول 267) وتكون النهاية الأمينية إلى اليسار .



الشكل (٢-٧):

استخدام طفرات الانهاء Termination لانتهاء العلاقة المتوازية بين تتابع القواعد في الجين (د ن أ) وبين تتابع الاحماض الامينية وطول سلسلة متعدد الببتيد الناتج حيث يتناسب طول السلسلة الناتجة مع موقع حدوث طرفه الانهاء

الشفرة الثلاثية : Triplet code :

حيث أنه توجد أربعة أنواع من القواعد النتروجينية فقط في جزئ د ن أ وهي التي تقوم بتخصيص الاحماض الامينية العشرين في البروتين ، فإنه من الضروري أن توجد توافق وتبادل لهذه القواعد الأربعة لكي يتسنى لها أن تفي بالشفرة لتلك الاحماض الامينية . وفي الحقيقة فإن بناء البروتين يحتاج إلى أكثر من عشرين شفرة عند الأخذ في الاعتبار اشارات البدء و اشارات التوقف أو انهاء بناء سلسلة البروتين .

يسمى تتابع القواعد في رن أ المراسل mRNA الموازي أو المحدد لحامض أميني معين « الكودون » Codon لهذا الحامض الأميني وتسمى تتابعات اشارات البدء كودونات الإبتداء Start codons في حين تسمى تتابعات اشارات الانهاء كودونات الايقاف stop codons . ويطلق على مجموع هذه الكودونات اسم الشفرة الوراثية genetic code .

وقبل أن يكتشف سر الشفرات الوراثية فقد كان من المفترض أنه اذا كانت جميع الشفرات لابد أن تحتوى على نفس العدد من القواعد فإن كل كودون (شفرة) لابد أن تحتوى على ثلاثة قواعد على الأقل ، ويرجع ذلك الى الآتى :

لو افترضنا شفرة القاعدة الواحدة فإن ذلك يعنى أننا سيكون لدينا $4 = 2^2$ أى أربع كودونات أحادية الشفرة كما أن كودون القاعدتين سيعطينا $16 = 2^4$ كودون وهذا العدد لازال قاصرا عن الوفاء بالعدد المطلوب من الشفرات حيث لابد أن يزيد عن 20 كودون . وعلى ذلك فإن الكودون ثلاثى القاعدة سيكون أكثر ملائمة لاعطائنا العدد المطلوب وأكثر ان سنحصل على $64 = 2^6$ كودون وقد تبين بعد ذلك أن الشفرة الوراثية ثلاثية الأحرف بالفعل وأن جميع الشفرات الأربعة والستون المحتملة تحمل معلومات وراثية بطريقة أو أخرى : وكما سنعلم فيما بعد يمكن أن تعين أكثر من شفرة أو كودون واحد للتشفير لنفس الحامض الأميني .

الأدلة الوراثية على ثلاثية الشفرة :

Genetic evidence for a triplet code

فى البكتريوفاج T₄ الخاص ببكتريا القولون تبين أنه اذا تمت تنمية هذا الفاج فى بيئة محتوية على المطفر الكيماوى بروفلافين Proflavin الذى يتداخل مع الأسطح المتراسة المفلطحة للقواعد فى جزئ د ن أ فإنه ينتج طفرات حذف أو طفرات اضافة لقاعدة واحدة مما يؤدى الى طفرات تحريك الاطار Frame shift mutation نظرا لأن القواعد تقرأ بالتتابع كما هو موضح فيما يلى :



اتجاه القراءة

وعلى ذلك فإن أى من طفرة الاضافة أو الحذف سيؤدى كل منهما الى تحريك أو تغيير اطار القراءة لوحداث الكودونات الخاصة بالأحماض الأمينية الداخلة فى بروتين نوعى معين حيث نجد أن كل حامض أمينى يلى القاعدة المضافة مثلا سيكون مختلف كما يلى :

Ser His Phe Asp Lys Leu

mRNA من د ن ا الأصلي : 5' - AGC CAC UUA GAC AAA CUA - 3'

↓

mRNA من د ن ا المضاف 5' - AGC ACA CUU AGA CAA ACU A - 3'

إليه القاعدة :

Ser Thr Leu Arg Gln Thr

وقد تبين بالفعل وجود طفرات للفاج T_4 فى النسل تسمى طافرات تحريك الاطار وهى تنشأ بمعدل 10^{-5} - 10^{-6} . واذا نمت طافرات تحريك الاطار مرة أخرى فى بيئة محتوية على المطفر بروفلائين فان بعض الفاغ سيظهر بحيث يستعيد الطراز المظهرى الوحشى لتتابع الأحماض الأمينية فى البروتين . وقد أجريت تجربة لتحديد أى من الأحداث الطفرية ستكون مسؤولة عن استعادة الطراز الوحشى . وباستبعاد احتمال حدوث طفرة حذف قاعدة فى نفس موقع طفرة الاضافة للقاعدة السابقة ، نظرا لأن هذا الاحتمال ضعيف جدا ، فإنه قد تبين أن حدوث طفرة حذف فى موقع قاعدة أخرى قريبة من موقع الاضافة الأول قد يؤدى الى استعادة اطار القراءة الصحيح وفى بعض الأحيان قد ينتج عنها بروتين فعال بيولوجيا على الرغم من أن تتابعات الأحماض الأمينية بأكملها فى الطراز الوحشى للبروتين الأصلي لن تكون متطابقة مع تلك الناتجة عن الطفرتين (الاضافة والحذف) . وقد تبين أن ذلك هو ما يحدث بالفعل عند دراسة مجموعة من الطافرات المستحدثة بالبروفلائين فى الجين rIIB للفاج T_4 الخاص ببكتريا القولون حيث ظهر أن الجمع بين هذه الأحداث الطفرية المتضادة سيعطى نفس التأثير . يحتوى بروتين rIIB للفاج T_4 على منطقة يمكن تغيير أو احلال Substitution

عدد كبير من الأحماض الأمينية بها نون أن تتغير أو تتأثر فعالية البروتين بشكل ملحوظ إلا أنه حتى في هذه المنطقة يمكن للبروفلافين استحداث طفرات تؤدي إلى إيقاف نشاط البروتين تماما . يحدث عادة عند التهجين بين سلالتين من الفاج كل منها تحمل طفرة مختلفة في نفس الجين ، وذلك عن طريق العنوى المشتركة لبكتريا القولون بهاتين الطفرتين ، أن بعض الطرز الوحشية للفاج ستنشأ عن الاتحادات الوراثية بين موقعي الطفرتين . ولكن عندما يتم التهجين بين طفرتي بروفلافين عشوائيين لـ III فإنه لا ينتج باستمرار نسل فاج نو طراز وحشى .

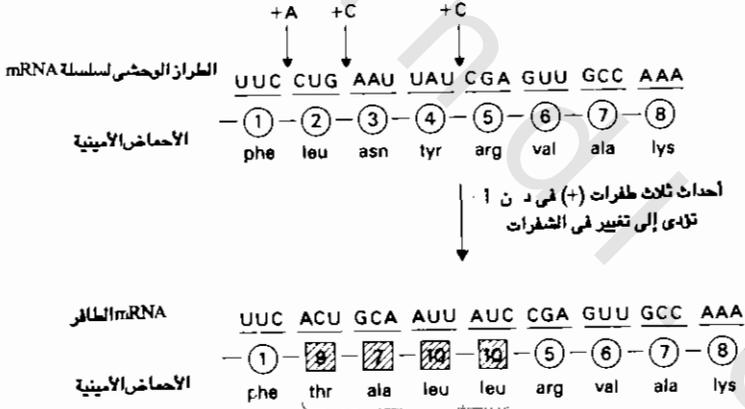
أثبتت نتائج الاتحادات الجديدة أن الطافرات يمكن تصنيفها في مجموعتين محددتين تسمى إحداهما المجموعة (+) والأخرى (-) وأن التهجين بين طافرتين أحدهما يتبع المجموعة (+) والأخرى تتبع المجموعة (-) (أى من نوعين مختلفين) سيؤدي إلى الحصول على الطراز المظهرى الوحشى للبروتين الناتج . فى حين لا يمكن الحصول على هذه النتيجة لو تم التهجين بين طرازين من نفس المجموعة أى بين (-) ، (-) أو بين (+) ، (+) .

أمكن تفسير هذه النتائج على النحو التالى :

يمكن اعتبار أن مجموعة الطافرات (+) تكون محتوية على اضافة لقاعدة واحدة فى حين أن المجموعة (-) تعد ذات نقص لقاعدة واحدة وأن الطافرات المزدوجة من النوع (+) (+) أو (-) (-) ستحتوى على قاعدتى اضافة أو تنقص فى قاعدتين على الترتيب . وأن كل طفرة مزدوجة متشابهة ستؤدي إلى تحريك اطار القراءة بمعدل قاعدتين ومثل هذا التحريك من شأنه الا يعطى طرازا مظهريا وحشيا للبروتين حيث لن يتكون بروتين فعال . ولكن فى حالة الطفرة المزدوجة غير المتشابهة (+) (-) الناتجة عن الاتحادات الجديدة فإنه على الرغم من أن تحريك اطار القراءة الذى تم فى النقطة التالية لموقع طفرة الاضافة (+) سيؤدي إلى قراءة غير صحيحة للاطار وبالتالي سيؤدي إلى ادخال أحماض أمينية خاطئة ، إلا أن هذا سرعان ما يتم تصحيحه عند النقطة التالية لطفرة الحذف التالية (-) حيث سيستعاد اطار القراءة الصحيح مرة أخرى فيما يلى هذه النقطة مباشرة . وفيما بين موقعي الاضافة (+) والحذف (-) سيكون تتابع الأحماض الأمينية غير صحيح فى سلسلة متعدد الببتيد وإن يتطابق فى هذه المسافة مع تتابعه فى البروتين الوحشى ولكن طالما أن كلا الطفرتين تقعان فى منطقة لا يؤثر تغيير الأحماض الأمينية بها كثيرا فى فعالية البروتين الناتج فإن الجمع بين (+) (-) أو (-) (+) سينتج بروتينا فعالا . بمعنى أنه اذا تم استعادة اطار القراءة قبل الوصول إلى

منطقة حرجة لاتحمل التغيير في تتابع الأحماض الأمينية فإنه يمكن إنتاج بروتينات فعالة ويقال للبروتين الناتج بأنه شبيه بالطراز الوحشى pseudo-wild type protein .

وبهذا المنطق فإن طفرة رجعية للطفرة (+) لابد أن تكون قد نتجت عن استحداث طفرة أخرى من المجموعة (-) في موقع آخر قريب . وواضح أن طفرات مزبوجة من نفس المجموعة (+) أو (-) لن تستطيع استعادة الإطار الصحيح للقراءة نظرا لأن الشفرة الوراثية لايمكن أن تكون ثنائية الأحرف ، إذ أنه لو كانت ثنائية الأحرف لأمكن استعادة إطار القراءة في مثل هذه الطفرات المزبوجة المتشابهة . من جهة أخرى ، وجد أنه عند اجراء اتحاد بين ثلاث طفرات من نفس المجموعة أى (+ + +) (- - -) أمكن استعادة الطراز الوحشى للبروتين في حين أن الجمع بين طفرات ثلاثية مختلطة (+) (-) أو (-) (-) (+) لن يعطى بروتينا وحشيا . تبين أنه اذا كانت مواقع الطفرات الثلاثية المتشابهة قريبة جدا من بعضها على جزئ د.ن.أ. فإنها ستنتج بروتين شبيه بالطراز الوحشى حيث سيكون تتابع الأحماض الأمينية فيه مشابها للطراز الوحشى فيما عدا مواقع حدوث الطفرات الثلاثية كما فى الشكل (٧-٣) . يؤكد ذلك أن الشفرة الوراثية ثلاثية الأحرف Triplet ، وبين الشكل (٧-٤) كيف أن توافق من ثلاثة طفرات متشابهة (+ + +) أو (- - -) فقط هى التى ستنتج طراز مظهريا وحشيا للبروتين .



أحماض أمينية خاطئة فى
سلسلة متعدد الببتيد

المحصلة: زيادة فى

حامض أميني واحد (٧-٣) ، الشكل

شكل تخطيطى يبين كيف يمكن استعادة اطار قراءة mRNA أثناء الترجمة عن طريق احداث ثلاث طفرات اضافة متقاربة لثلاث نيوكليوتيدات فى جزئ د ن أ وتكون النتيجة زيادة حامض أميني واحد فى سلسلة متعدد الببتيد .

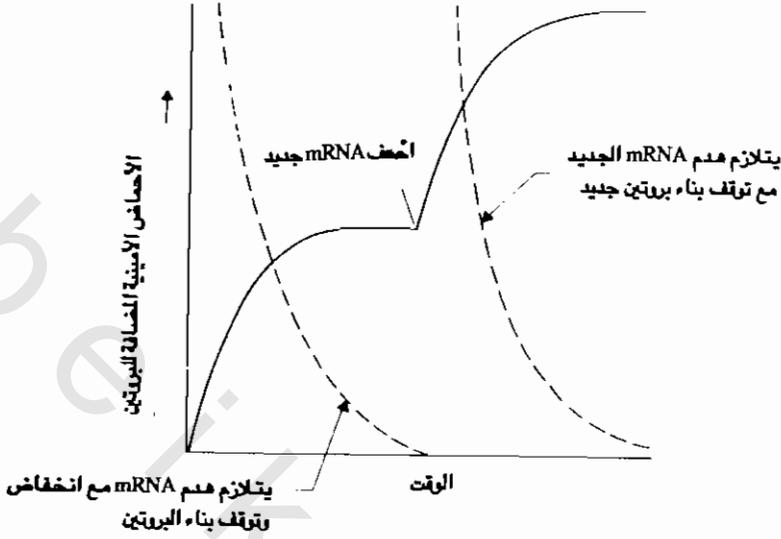
		المنطقة المقاومة				المنطقة غير المقاومة (الحساسية)				
		استبدال الأحماض الأمينية لا تؤثر كثيراً على الطراز الوحشى				يجب أن يبقى إطار القراءة بدون تغيير للمحافظة على الطراز الوحشى				
الطراز الوحشى	ABC	DEF	GHI	JKL	LMN	PQR	STU	VWX		
(+) ₁	AB1	CDE	FGH	IJK	LMN	OPQ	RST	UVW	X	أى طرفه مفردة تحرك إطار القراءة بمعدل قاعدة واحدة وتغير الكوبونات فى المنطقة الحساسة
(+) ₂	ABC	DE2	FGH	IJK	LMN	OPQ	RST	UVW	X	
(+) ₃	ABC	DEF	GHI	J2K	LMN	OPQ	RST	UVW	X	أحداث طرفتين لا يعيد إطار القراءة فى المنطقة الحساسة
(+) ₁ (+) ₂	AB1	CDE	2FG	HIJ	KLM	NOP	QRS	TUV	WX	
(+) ₁ (+) ₂ (+) ₃	AB1	CDE	2FG	HIJ	3KL	MNO	PQR	STU	VWX	أحداث ثلاث طفرات يغير إطار القراءة ويستعيد إطار القراءة والطراز الوحشى

الشكل (٧-٤) :

شكل تخطيطى لاثبات أن أحداث ثلاث طفرات اضافة (طفرة القاعدة الواحدة) (١ ، ٢ ، ٣ غير المظلة) وليس اثنتان تؤدي الى استعادة اطار القراءة فى المنطقة غير المقاومة (مظلة) فى بروتين rII للفاج T4 وذلك اذا كانت الشفرة الوراثية ثلاثية . سيكون هناك حامض أمينى زائد فى المنطقة المقاومة للتراكيب (+) ، (+) ، (+) ولكن ذلك لا يؤدي الى طراز طافر .

استنباط الشفرة الوراثية : Deciphering of the genetic code

اعتمدت التجارب البيوكيماوية للتعرف على الشفرات الوراثية الدالة على الأحماض الأمينية المختلفة على استخدام نظام بناء البروتين فى المعمل *In vitro* فى نظام خارج الخلية cell free system : حيث وجد نيرنبرج Nirenberg عام ١٩٦١ أنه يمكن استخدام مستخلص من خلايا بكتريا القولون المحتوى على الريبوسومات و رن.أ. الناقل tRNA وانزيمات أمينواسيل سينثيتيز Aminoacyl synthetases و رن أ المرسل mRNA والأحماض الأمينية فى بناء سلاسل متعدد الببتيد فى المعمل *In vitro* إلا أن هذا التفاعل يستمر لفترة قصيرة (دقائق معدودة) ثم يتوقف إلا اذا اضيف اليه mRNA تركيبى جديد كما فى الشكل (٧-٥) .



الشكل (٧-٥) :

شكل تخطيطي يبين اعتماد استمرار بناء البروتين معمليا على توفر mRNA . ينخفض معدل بناء البروتين كلما حدث هدم لجزيئات mRNA ثم يرتفع معدل البناء مرة أخرى عند اضافة جزيئات جديدة من mRNA .

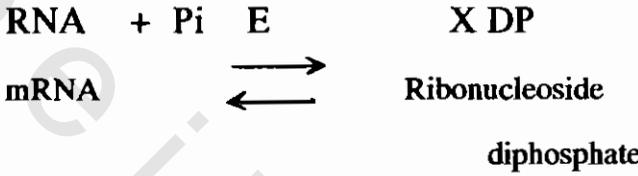
وقد اعتبر ذلك اكتشافا هاما حيث أنه عندما يتم استهلاك mRNA الطبيعي فإنه يمكن استخدام mRNA تركيبى مخلوق انزيميا في هذا النظام . وجد أن فاعلية مثل هذا النوع من mRNA التركيبى تكون ضعيفة الا اذا تم تغيير الوسط الأيونى واطراف بعض المكونات الأخرى حيث تبدأ الترجمة فى أماكن عشوائية بدون الحاجة الى كودون البدء .

وسوف نستعرض شرحا موجزا لبعض التقنيات الرئيسية التى استخدمت فى استنباط الشفرة الوراثية .

أولا : تقنية المتعدد النيوكليدي المتجانس Homopolymers :

فى التجارب الأولية ، استخدم نيرنبرج ومثاى Nirenberg and Mathaie سلسلة من التفاعلات تحتوى كل منها على ٢٠ حامض أمينى ولكن بشرط وجود حامض أمينى واحد فى

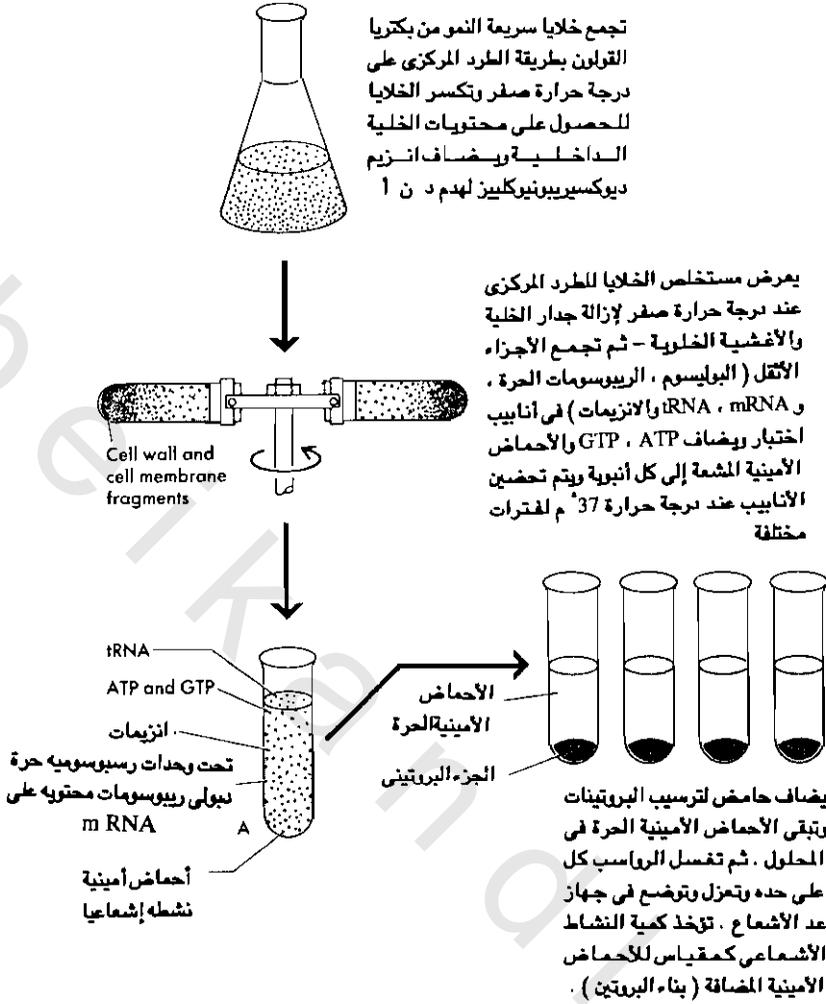
كل أنبوية معلم بالاشعاع وبقية الأحماض التسعة عشر غير معلمة فى كل تجرية . وتحتوى كل أنبوية على جميع المكونات الأخرى اللازمة لبناء البروتين فى المعمل *In vitro* فيما عدا mRNA الطبيعى . ثم يضاف لكل مخلوط تفاعل mRNA تركيبى مكون من تتابعات مترادفة من نفس القاعدة : مثلا PolyU . وقد أمكن تخليق هذه النوعيات من mRNA الصناعى باستخدام نشاط انزيم Polynucleotide phosphorylase الذى يساعد فى التفاعل التالى :



وعادة يتم التفاعل من اليسار الى اليمين ولكن فى وجود وفرة من ثنائى الفوسفات فإن التفاعل يجبر على الاتجاه من اليمين الى اليسار أى فى اتجاه تكوين mRNA تركيبى . بعد تحضين مخاليط التفاعل مع mRNA التركيبى الأحادى القاعدة Homopolymer (أى المكون من قاعدة من نوع واحد متكرر ترادفياً فى متعدد النيوكليوتيد) ، يتم ترسيب البروتين المتكون فى كل أنبوية بإضافة ثلاثى كلورات الخليك TCA ، ثم يكشف عن وجود الاشعاع فى البروتين المترسب والتي يستدل بها على نوع الحامض الأمينى المعلم بالاشعاع الذى تم ادخاله فى سلسلة متعدد الببتيد النوعى . وقد وجد أن PolyU يؤدى إلى ادخال حامض الفينيل الانين المشع فقط فى البروتين المترسب وذلك بصورة مترادفة . ونتيجة لذلك فقد أمكن استنتاج أن UUU لابد أن يكون هو الكودون المسئول عن التشفير لحامض الفينيل الانين . ويعد هذا أول كودون تمت معرفته فى الشفرة الوراثية بصفة عامة .

كما أمكن بتجارب مشابهة معرفة أن AAA يشفر لليسين فى حين يشفر الكودون CCC للبرولين إلا أن GGG لم يمكن تحديد أى من الأحماض الأمينية يشفر له فى ذلك الوقت نظراً لصعوبة ارتباط PolyG بالريبوسومات .

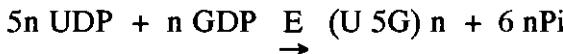
والشكل (٦-٧) يبين بعض التفاصيل الخاصة بعملية بناء البروتين معملياً *In Vitro* .



الشكل (٧-٦) : رسم تخطيطي لعملية بناء البروتين معمليا *In Vitro* .

ثانيا: تقنية البوليميرات المختلطة العشوائية Random Copolymers :

كانت الخطوة التالية هي تخليق بوليميرات من mRNA وتحديد الشفرات الوراثية في تجارب معملية مشابهة لما سبق الإشارة إليه . واستنادا الى قانون الاحتمالات ، لنفترض اننا قمنا بتخليق بوليمر مختلط عشوائى متعدد النيوكليوتيدات باستخدام انزيم Polynucleotide phosphatase مع اضافة كلا من UDP ، GDP بنسبة ه : ا : أى :



فإن الاحتمال النسبي للحصول على ثلاثى قواعد يحتوى على ثلاث قواعد من نوع U فقط فى هذا المتعدد سيكون $0 \times 0 \times 0 = 0$ فى حين أن الاحتمال النسبي للحصول على ثلاثى يحتوى على U واحدة واثنان من G سيكون $0 \times 1 \times 1 = 0$ فإذا كانت الشفرة U₃ = UUU = تشفر للفينيل الانين كما سبق القول ، UG₂ تشفر للحامض الأمينى المجهول X فإنه يمكن أن نتوقع أن تكرر إضافة حامض الفينيل الانين الى سلسلة متعدد الببتيد الناتجة ستكون مكافئة فى القيمة إلى النسبة من التكرار لثلاثى U فى متعدد النيوكليوتيد فى mRNA التركيبى :

$$\% \text{ ٤} = \frac{0}{120} = \frac{\text{تكرار اضافة الحامض الامينى X فى متعدد الببتيد}}{\text{تكرار اضافة حامض الفينيل الانين فى متعدد الببتيد}} = \frac{UG_2}{U_3}$$

أى أنه لكل مائة جزئى حامض فينيل الانين مضاف للسلسلة سيوجد حوالى أربعة جزيئات من الحامض X فى نفس السلسلة وعندما تم تحليل متعدد الببتيد الناتج وجد أن نسبة حامض الجلايسين glycine فى السلسلة المتكونة كان بالفعل ٤ ٪ فى حين كانت نسبة التريبتوفان حوالى ٥ ٪ مما يفترض معه أن الثلاثى UG₂ يشفر لهذين الحامضين الأمينين ولكن مع اختلاف تتابع القواعد . وواضح أن هذه التقنية لاتعطى أى معلومات محددة عن تتابع القواعد فى الكودونات لذلك كانت النتائج غامضة .

ويمكن تلخيص النتائج التى حصل عليها Nirenberg and Speyer عام ١٩٦٣ بهذه

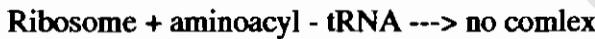
الطريقة فى الجدول التالى :

الكودون	تكرار الحصول على حامض أميني في السلسلة		الثلاثيات المحتملة	نوع المتعدد النيوكليدي المختلط العشوائي Random Copolymer
	القطي	المتوقع		
U ₃ = phe	Phe : 100	125 (100)	U ₃ (5 x 5 x 5)	Poly - UG بنسبة 1 : 5
U ₂ G = Cyst, val	Cys:20, Val:20	25 (20)	U ₂ G (5 x 5 x 1)	
UG ₂ = gly, try	gly : 4, try : 5	5 (4), (5)	UG ₂ (5 x 1 x 1)	
A ₃ = lys	lys : 100	125 (100)	A ₃ (5 x 5 x 5)	Poly - AU بنسبة 1 : 5
A ₂ U = Ile, asn	ile : 20, asn : 28	25 (20)	A ₂ U (5 x 5 x 1)	
AU ₂ = leu, tyr	leu : 20, asn : 28	5 (4)	AU ₂ (5 x 1 x 1)	
C ₃ = pro	pro : 100	125 (100)	C ₃ (5 x 5 x 5)	Poly - CG بنسبة 1 : 5
C ₂ G = ala arg	ala : 22, arg : 19	25 (20)	C ₂ G (5 x 5 x 1)	
CG ₂ = gly	gly : 5	5 (4)	CG ₂ (5 x 1 x 1)	

ثالثا : تقنية الارتباط المباشر لثلاثيات القواعد التركيبية

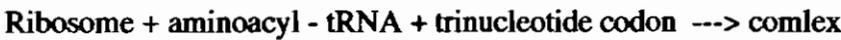
Direct triplet binding

في خطوة متقدمة لاستنباط الشفرة الوراثية ثم اجراء تجارب على الارتباط المباشر النوعي لثلاثيات من القواعد النوعية المحددة التابع على الريبوسومات ضمن نظام بناء البروتين في المعمل *In Vitro* بحيث كان التفاعل بصفة عامة كالتالي :



أي ريبوسومات + امينو أسيل - tRNA — لا يتكون معقد

في حين يكون ناتج التفاعل :



ريبوسومات + امينو أسيل - tRNA + كودون ثلاثي — يتكون معقد

وكانت الفكرة مبنية باختصار على أن ر ن أ الناقل tRNA المحمل بحامض أميني نوعي X (يسمى أمينواسيل tRNA) لن يرتبط مع الريبوسومات الحرة ولكن الثلاثية النيوكليديه (الكوبون) النوعية ستعمل كوسيط لربط أمينواسيل tRNA بالريبوسومات . وكانت التقنية بسيطة نسبياً إذ يتم حجز الريبوسومات على مرشحات (فلتر) من نترات السيليولوز بحيث يمكن التمييز بين جزئيات أمينواسيل tRNA المرتبطة بالريبوسومات عن تلك الحرة التي لم ترتبط بها حيث يتم التخلص من هذه الأخيرة بفسيل المرشح بمحلول ملحي مناسب (حيث يسمح بمرور جزئيات أمينواسيل tRNA الحرة وكذلك نيوكليديات الأليجو من خلال المرشح في حين لا يسمح بمرور المعقدات المكونة على الريبوسوم من أمينواسيل tRNA + الكوبونات النوعية الثلاثية) .

وعلى ذلك فقد تم إضافة نيوكليديات ثنائية أو ثلاثية تركيبية معروفة التتابع مع أمينواسيل tRNA نو نشاط أشعاعي نوعي في الحامض الأميني المعلم بالأشعاع . اختبرت كل من هذه النيوكليديات الأوليغو مع جميع نوعيات أمينواسيل tRNA بحيث يكون في كل مرة أحداها فقط هو المعلم بالأشعاع في حين تكون التسعة عشر نوعاً الأخرى غير معلمه .

ثم تقدير كمية الأشعاع الذي يبقى على المرشح (نتيجة عدم مرور المعقد المكون من أمينواسيل tRNA المشع المرتبط بالريبوسوم) لكلا من التفاعلات العشرين والتي يحتوى كل منها على حامض أميني نوعي مشع .

ويلخص الجدول التالي بعض النتائج التي حصل عليها ليدر ونيرنبرج عام ١٩٦٤ Leder

. and Nirenberg

الكودون	كمية الحامض الأميني المشع (P.mole) المرتبط بالريبوسوم		ثانويات وثلاثيات النيوكليوتيدات المضافة
	Cys tRNA cys	leu - tRNA leu	
--	٠,٢٩	٠,٧٦	لا شيء
UGU = Cys	١,٤٦	,٧٨	UGU
UUG = leu	,٣٢	١,٧٤	UUG
--	,٣٤	,٩٢	GUU
--	,٢١	٠,٩٢	UG
--	,٣٤	٠,٨٦	GU

من هذا الجدول يمكن استخلاص النتائج الهامة التالية :

- ١ - أن ثنائيات القواعد لا تعطى ارتباط على الريبوسومات في حين أعطت ثلاثيات القواعد ارتباطاً مما يؤكد أن الشفرة لا يمكن أن تكون ثنائية القواعد .
- ٢ - أن مفهوم الشفرة الثلاثية قد تكاد بصورة قاطعة .
- ٣ - أن تتابع القواعد في الشفرة الثلاثية من الأهمية بمكان في تحديد نوع الحامض الأميني النوعي الذي يشفر له كل كودون ثلاثي .

رابعاً : تقنية عدديات النيوكليوتيدات المعروفة المتتابع

Polymers of known sequence

كانت الخطوة الأخيرة في استنباط الشفرة الوراثية هي استخدام سلاسل تركيبية من متعدد النيوكليوتيدات ذات تتابع معروف ، وقد استخدم هذه التقنية Khorana عام ١٩٦٧ في التعرف على عدد كبير من الكودونات النوعية المحددة لعدد من الأحماض الأمينية . استخدم كورنا بوليميرات مختلطة مكونة من وحدات متكررة ترادفياً من قاعدتين مختلفتين . مما يؤدي إلى إضافة حامضين من الأحماض الأمينية النوعية (يتم تشجيعها لإمكان متابعتها) . عند

استخدام هذه البوليميرات التركيبية فى نظام بناء البروتين فى المعمل *In vitro* يختبر مدى اضافة أى من الثمانية عشر حامض أمينى الباقية غير المعلمة وذلك عند استخدام حامض أمينى ثالث مشع وسبعة عشر حامض غير مشعة إلى مخلوط التفاعل فى كل مرة مع احدث التباديل والتوافيق الممكنة ، عند استخدام هذه الأحماض الأمينية فى مخاليط التفاعل . وقد تبين أن سلسلة متعدد الببتيد أحتوت فى كل مرة على حامضين نوعين مشعين فقط ولم تحدث أى اضافة لحامض مشع ثالث إلى السلسلة الناتجة .

كانت ميكانيكية اضافة الحامضين الأمينيين متشابهة كما كانت الكمية المضافة من كل منهما متكافئة وكان معدل إضافة أى من الحامضين الأمينيين فى السلسلة تزداد فى وجود الحامض الثانى فى حين ينخفض معدل اضافته فى غيابه ، وكانت إحدى هذه التجارب التى شملت تحفيز اضافة الفالين والسستين بواسطة poly - UG مثلاً لمثل هذه التجارب .

فإذا كان تتابع القواعد : UGU GUG UGU GUG UGU

يملى تكوين متعدد الببتيد : Cys - Val - Cys - Val - Cys

فإن معنى ذلك أن UGU يمثل سستين فى حين يمثل الكوبون GUG الفالين .

وقد أدت دراسات تالية بواسطة كورانا ومعاونوه إلى استخدام تتابعات معلومة من ثلاثيات ورباعيات النيوكليوتيدات المتكونة بشكل ترادفى بحيث أدى تحليل سلاسل متعدد الببتيد الناتجة إلى التعرف على اضافة أحماض أمينية نوعية بتتابع معين . وقد أمكن التعرف فى النهاية على حوالى نصف عدد الشفرات الأربعة والسستون بهذه التقنية . ويمكن تلخيص النتائج فى الجول التالى :

الشفرات (الكودونات)	الأحماض الأمينية المضافة في سلسلة متعدد الببتيد	الكودونات المتعرف عليها	mRNA تركيب (بوليمير مختلط معروف التابع)
5'CUC3'	leucine	CUC UCU CUC	poly (C - U) _n
UCU	Serine		
UGU	Cysteine	UGU GUG	poly (U.G) _n
GUG	Valine	UGU	
ACA	Threonine		poly (AC) _n
CAC	Histidine	ACA CAC ACA	
AGA	Arginine		poly (AG) _n
GAG	Glutamine	AGA GAG AGA	
5'AUC3'	Poly isoleucine	AUC AUC AUC	poly (AUC) _n
UCA	Polyserine	USA UCA UCA	poly (UCA) _n
CAU	Polyhistidine	CAU CAU CAU	poly (AU) _n
GAA	Poly lysine	GAA GAA GAA	poly (GAA) _n
AAG	Poly glutamine	AAG AAG AAG	
AGA	Poly arginine	AGA AGA AGA	

وتفسير الدور الذي يقوم به متعدد النيوكليوتيدات في هذا المجال ، سنأخذ المتعدد PolyGAA كمثال حيث يتحكم هذا المتعدد في تكوين أما متعدد الليسين Polysine أو متعدد الجلوتامين Polyglutamine أو متعدد الأرجينين polyarginine مما يعني أن واحداً فقط من أحد الأحماض الأمينية الثلاثة تلك سيدخل في تكوين متعدد الببتيد اعتماداً على نقطة البدء لثلاثية قواعد عشوائية عند بداية الرسالة كالاتي :

5' - AAG - AAGAAG - 3'

lys - lys - lys

أو

5' - GAAGAAGAA - 3'

glu - glu - glu

أو

5' - AGA AGA AGA - 3'

Arg - Arg - Arg

وقد توالى استنباط الكودونات المشفرة من مثل هذه البوليميرات النيوكليديّة التركيبية الثنائية والثلاثية والرابعة التتابعات . وقد أسفرت جميع هذه الدراسات عن استنباط كودونات نوعية محددة لأحماض أمينية نوعية وذلك بالنسبة لواحد وستين كودون من الأربعة والستين المحتملة كما في الجدول رقم (٧ - ١) .

وتشفّر الكودونات الثلاث الباقية لإنهاء أو وقف بناء سلسلة البروتين كما هو موضح في الجدول أعلاه .

جدول (٧ - ١) الشفرة الوراثية

		Second Position					
		U	C	A	G		
First Position (5' End)	U	UUU } Phe UUC } UUA } Leu UUG }	UCU } UCC } Ser UCA } UCG }	UAU } Tyr UAC } UAA* } Stop UAG* } Stop	UGU } Cys UGC } UGA* } Stop UGG } Trp	U C A G	Third Position (3' End)
	C	CUU } CUC } Leu CUA } CUG }	CCU } CCC } Pro CCA } CCG }	CAU } His CAC } CAA } Gln CAG }	CGU } CGC } Arg CGA } CGG }	U C A G	
	A	AUU } AUC } Ile AUA } AUG† } Met	ACU } ACC } Thr ACA } ACG }	AAU } Asn AAC } AAA } Lys AAG }	AGU } Ser AGC } AGA } Arg AGG }	U C A G	
	G	GUU } GUC } Val GUA } GUG† }	GCU } GCC } Ala GCA } GCG }	GAU } Asp GAC } GAA } Glu GAG }	GGU } GGC } Gly GGA } GGG }	U C A G	

*U (banned-terminating, or "nonsense," codons)

†Also used to specify the initiator formyl-Met-tRNA^{Met}. The Val triplet GUG is therefore "ambiguous" in that it codes both valine and methionine.

Major Characteristics of the code الخصائص الرئيسية للشفرة الوراثية

أولاً: الشفرة الوراثية تقرأ بصورة مستمرة بلا فواصل أو تداخل بين الكودونات

The code is comma free and non overlapping

أمكن إثبات عدم التداخل في قراءة ثلاثيات الكودونات في الشفرة الوراثية بمتابعة تأثير استحداث تغيير في قاعدة واحدة Single base mutation في تتابع القواعد في جزيء DNA فإذا حدث تداخل بين الكودونات ، فإن معنى ذلك أن ينتج لدينا تغيير في أكثر من حامض أميني واحد في سلسلة البروتين الناتجة ؛ في حين لو كانت الشفرة غير متداخلة فسيقتصر التغيير على حامض أميني واحد نتيجة لطفره استبدال القاعدة الواحدة كما هو موضح في المثال التالي :

عند عدم وجود تداخل	عند وجود تداخل	تتابع القواعد لكوبونات الأحماض الأمينية
a b (AGU) (ACG)	a b c d (AGU) (GUA) (UAC) (ACG)	AGUACG الطبيعي mRNA
x d AGC (ACG)	x y z d (AGC) (GCA) (CAC) (ACG)	↓ AG C ACG الطافر mRNA

حيث نجد أنه إذا كانت الشفرة المتداخلة ، لأدى تغيير فى قاعدة واحدة إلى تغيير مقابل فى ثلاث أحماض أمينية نوعية فى البروتين الناتج فى حين أنه فى حالة الشفرة غير المتداخلة سيقتصر التغيير على استبدال حامض أميني واحد فى البروتين . وقد دلت نتائج التجارب على أن الفرض الثانى هو الصحيح والأمثلة كثيرة منها :

١ - وجد انجرام Ingram أن الطفرة Hbs المسئولة عن إنتاج هيموجلوبين منجلي طافر يؤدي إلى الأنيميا المنجلية تشتمل على تغيير فى حامض أميني واحد نتيجة لاستبدال قاعدة واحدة بقاعدة أخرى فى الجين ؛ مما أدى إلى إحلال الثالين فى البروتين الطافر محل الجلوتامين فى البروتين الطبيعي .

٢ - استحدث ويتمان Wittman طفرات فى فيروس TMV - RNA وذلك بمعاملة الحامض النووي بالمطفرات ، وعند عزل البروتينات من السلالات الطافرة وهضمها بإنزيم التريسين وتحليلها وجد أنه فى جميع الحالات لم يحدث إلا استبدال لحامض أميني واحد فقط فى أي من المواقع الطفرية .

٣ - وجد يانفسكى Yanofsky أنه عند استبدال أحد الأحماض الأمينية فى السلسلة A من أنزيم Tryptophen synthetase فى بكتريا القولون بإحدى الطفرات فقد تبين أن الحامضين الأمينيين الواقعين على جانبي هذا الحامض المستبدل لم يتغيرا بالمرة .

فإذا اتفقنا على أن الشفرة غير متداخلة ، فإن ذلك يحتم أن يكون هناك طرق للقراءة الصحيحة أو القراءة الخطأ وإلا لا يمكن قراءة التابع النيوكليدي التالى فى ثلاث اطارات للقراءة مختلفة كالتالى :

AGU AGU AGU AGU AGU فمثلاً التتابع

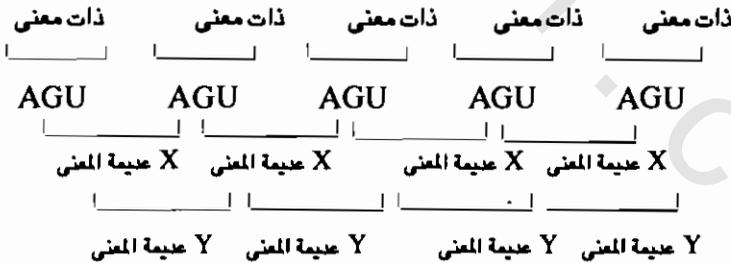
حيث قد يقرأ : (AGU) (AGU) (AGU) (AGU) (AGU)

أو (GUA) (GUA) (GUA) (GUA) (GUA)

أو (UAG) (UAG) (UAG) (UAG) (UAG)

وبالطبع ستم ترجمه كل من هذه القراءات الثلاث إلى أحماض أمينية نوعية مختلفة اعتماداً على نقطة بدء القراءة .

يمكن التغلب على هذه الصعوبة إما بأن تتم قراءة التتابع النيوكليدي من نقطة بدء نوعية محددة وثابتة ، أو أن تكون طبيعة الشفرة الموروثة تسمح بالقراءة الصحيحة فقط بحيث تمنع حدوث الأخطاء . وقد اقترح كريك Crick مفهوم « شفرة بدون فواصل » على أساس أن اطار القراءة الصحيح موروث في التتابع نفسه ، بحيث أن بعض تتابعات القواعد ستمثل أحماض أمينية في حين لا يكون للبعض الآخر أى معنى في هذا المجال . وعلى ذلك فإن بعض الكودونات الأربعة والستين فقط هي التي تستخدم في التشفير عند الترجمة . وعند كل نقطة في الشفرة ستكون هناك قراءة واحدة فقط هي الصحيحة في حين تكون جميع القراءات المحتملة الأخرى عديمة المعنى ولا تشفر لأى حامض أمينى . بمعنى أنه إذا تجاوزت الكودونات في إطار واحد معين ، فإن القراءة ستكون صحيحة وذات معنى sense في حين أن جميع الإطارات الأخرى المتداخلة للقراءة ستكون غير صحيحة أو عديمة المعنى nonsense وعلى ذلك تكون :



فنجد أنه فيما عدا القراءة في الإطار الأول التي تمثل القراءة الصحيحة نجد أن كل من الاحتمالات الأربعة للكودونات الثلاثية XXX المحتملة في الإطارات الأخرى للقراءة لن تكن ممثلة أو محددة لأحماض أمينية ولكنها ستكون عديمة المعنى حيث لو كانت تشفر

لحامض أميني واحد مترادف فإن التابع XXXX وكذلك التابع YYYYY سيعطى قراءة ذات معنى فى الإطار الخطأ .

وقد تم تجميع الكودونات الستون الأخرى فى عشرين مجموعة تحتوى كل مجموعة على ثلاث كودونات وتشتمل كل مجموعة على توافق نواره لنفس الثلاث قواعد التتروجينية ووجد أن واحداً فقط من هذه الكودونات الثلاث الموجودة فى كل مجموعة تمثل حامضاً أمينياً فعلى سبيل المثال :

لو أن التابع نو معنى = AGU AGU

فإن عديم المعنى = GUA

عديم المعنى = UAG

ثانياً : الشفرة ترادفية المعنى Synonyms (أو انحلالية Degenerate)

حيث يوجد لدينا ٦١ كودوناً تشفر لعشرين حامض أمينى فى حين تشفر الثلاثة كودونات الباقية لإنهاء أو ايقاف بناء البروتين ، فمن الواضح أن أكثر من كودون واحد يمكن أن يشفر لنفس الحامض الأمينى الواحد . بمعنى أن بعض الكودونات مترادفة المعنى عند القراءة (ويطلق على الشفرة فى هذه الحالة بأنها انحلالية Degenerate) وعلى سبيل المثال نجد أن الليوسن يتم تشفيره بستة كودونات وهى : UUA, UUG, CUU, CUC, CUA, CUG . ويلاحظ أنه فى معظم الحالات ، (الشكل ٧ - ٨) تختلف الكودونات المترادفة عند موقع القاعدة الثالثة فى الكودون فى حين تكون القاعدتين الأولى والثانية ثابتتين بالنسبة لكل حامض أمينى نوعى مما يوحى بأن هذين الموقعين يعتبران الأكثر أهمية فى تحديد الكودون النوعى لكل حامض . وكنتيجه لذلك فإن أى طفرة تحدث فى القاعدة الموجودة فى الموقع الثالث للكودون يمكن غالباً ألا يكون لها تأثير سلبي على عملية الترجمة إلى بروتين ، لأن الحامض الأمينى المحدد ستم اضافته فى مكانه من السلسلة بالرغم من حدوث هذه الطفرة وتسمى مثل هذه الطفرات بالطفرة الساكنة أو الصامتة Silent mutation .

وقد أوضحت نتائج دراسات تتابع القواعد فى د ن أ على أن جميع الكودونات الأربعة والستون يمكن استخدامها فى الكائن الحى *In vivo* . وقد يعطى إمكان استخدام جميع هذه

الكوبونات مميزة وقائية في التقليل من تأثير الطفرات الضارة التي قد تحدث للكائن الحي . إذ لو افترضنا أن عدد كبير من الكوبونات كانت عديمة المعنى فإن معنى ذلك أن الطفرات التي قد تحدث في العدد القليل الباقي ذو المعنى ستكون أكثر ضراوة وبمعدل حدوث أعلى بكثير بحيث تؤثر سلباً على فعالية البروتين الناتج . بالإضافة إلى ذلك فإن طبيعة تنظيم الشفرات الوراثية تعمل على التقليل من تأثير الطفرات على عملية الترجمة أثناء عملية بناء البروتين . فمثلاً حتى في حالة حدوث طفرة في موقع القاعدة الأولى للكودون فإنه من المحتمل أن تتم ترجمة الكودون المتغير الناتج إلى حامض أميني مشابه في خواصه للحامض الأصلي (إن لم يعط نفس الحامض) . كما أن الكوبونات المحتوية على قاعدة بيريميدينية في الموقع الثاني عادة تكون مختصة بالتشفير للأحماض الأمينية الكارهة للماء hydrophobic في حين أن الكوبونات المحتوية على قاعدة بيورينية في الموقع الثاني تكون عادة مختصة بالتشفير للأحماض الأمينية القطبية polar (الجدول ٧ - ١) ونظراً لأن طفرات الاستبدال المتماثل Transition هي الأكثر شيوعاً في طفرات استبدال القاعدة الواحدة ، فإن أي تغيير في الموقع الثاني للكودون سيؤدي غالباً إلى استبدال حامض أميني بأخر له خواص مشابهة إلى حد كبير .

وكما سبق القول لن تؤثر طفرة الاستبدال المتماثل في الموقع الثالث على التخصصية الموروثة للكودون بالنسبة للتشفير للحامض الأميني النوعي بل والأكثر من ذلك فإنه حتى لو حدثت طفرة استبدال غير متماثل Transversion في هذا الموقع بالذات فإنه لن يكون لها تأثير على الحامض الأميني المضاف في حوالى نصف الحالات .

كما توجد خاصية أخرى مميزة في الشفرة وهي أنه طالما أن الموقعين الأول والثاني يكونان مشغولين بالقاعدة G أو C فإن أى من القواعد الأربعة المحتملة لو احتلت الموقع الثالث ستعطى كودون مختص بالتشفير لنفس الحامض الأميني . ولو قارنا في الجدول (٧ - ١) على سبيل المثال الكوبونات الخاصة بكل من الأحماض الأمينية الالانين ، البرولين ، الأرجينين والجليسن فسوف تتضح هذه الظاهرة .

ومن جهة أخرى وفي حالة ما إذا كان الموقعان الأول والثاني للكودون مشغولين بالقاعدة A أو U فإن نوع القاعدة الموجودة في الموقع الثالث سيكون له تأثير كبير على نوع الحامض الأميني الذي تترجم له هذه الكوبونات . ويفسر ذلك على أساس أن زوج القواعد GC يرتبط

ثالثاً : التآرجح فى مضاد الشفرة Wobble in Anticodon

إذا افترضنا من البداية أنه يوجد فى كل tRNA مضاد للشفرة لكل كودون فإن معنى ذلك أنه لا بد أن يكون لدينا على الأقل 61 نوع مختلف من tRNA بالإضافة إلى ثلاثة إضافية تختص بإنهاء الترجمة . إلا أن الأدلة أكدت على أن هناك عدد أقل من tRNA عما كان متوقعاً حسب ذلك الافتراض ، وأن كل tRNA نوعى يمكنه أن يميز عدد من الكودونات المختلفة . وقد ساعد على ذلك اكتشاف قاعدة غير عادية فى مضاد الشفرة على tRNA وهى قاعدة الأنوسين Inosine ، وهى تختلف عن القواعد الأربعة المعروفة وهى تنشأ نتيجة لعملية تعديل إنزيمى فى قاعدة الأدينين فى عروه مضاد الشفرة فى جزئ tRNA حيث يتم نزع مجموعة الأمين على نرة الكربون رقم 6 فتصبح مجموعة كيتونية على هذه النرة وينتج الأنوسين .

وقد اقترح Crick مفهوم التآرجح Wobble لتفسير ذلك ويعنى هذا المفهوم أن القاعدة فى النهاية 5' فى مضاد الكودون ليس ثابتاً (أو مُقيداً) فى مكانه مثل القاعدتين الأخرتين مما يسمح بتكوين روابط هيدروجينية مع أى من عدة قواعد واقعة على النهاية 3' فى الكودون المقابل . إلا أنه تبين أن ذلك لا يشمل جميع التباديل الممكنة حيث وجد أن التزاوج فى هذه الحالة يقتصر على القواعد الموجودة فى الجدول (٧ - ٢) .

الجدول (٧ - ٢) التزاوجات الممكنة حسب مفهوم التآرجح

القاعدة فى الكودون	القاعدة فى مضاد الكودون
U أو C	G
G	C
U	A
A أو G	U
A أو U أو C	I

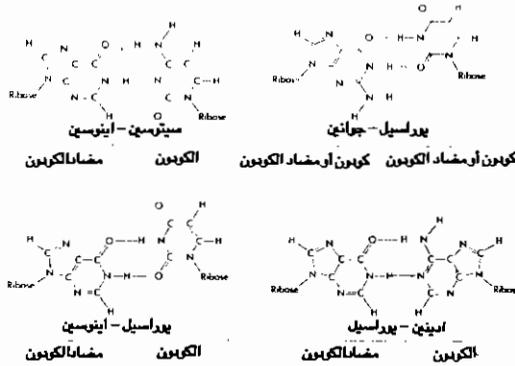
وطبقاً لهذا الجدول فإنه من الممكن للقاعدة U في الوضع المتأرجح (الأول في مضاد الكوبون) أن تتزاوج مع الأدينين أو الجوانين . كما تستطيع قاعدة الإينوسين I أن تتزاوج مع A أو U أو C كما في الشكل (٧ - ٩) . تبين أن التزاوجات بين القواعد المسموح بها حسب مفهوم التأرجح هي تلك التي تعطى مساحة ريبوز - ريبوز قريبة من تلك المحددة بتزاوجات AU أو GC . وعلى ذلك فإن التزاوجات التي قد تتم بين قاعدتي بيورين أو بين قاعدتي بيريميدين سيكون من شأنها إعطاء مسافة ريبوز أطول أو أقصر من اللازم مما يؤدي إلى فشل التزاوج .

تبين أن قوانين التأرجح لأي من tRNA لا تسمح بأن تتعرف قاعدة ما على جميع الكوبونات الأربعة وكما هو واضح من الجدول أعلاه فإن الإينوسين يمثل أقصى حد يمكن لقاعدة في مضاد الكوبون أن تتعرف على قواعد الموقع الثالث في الكوبون (وهي هنا ٣ قواعد) .

وقد أيدت جميع الدراسات الحديثة مفهوم التأرجح ، فقد تنبأ Crick من البداية بوجود ثلاثة أنواع على الأقل من tRNA للكوبونات الستة الخاصة بالسيرين (AGC, AGU, UCG, UCA, UCC, UCU) .

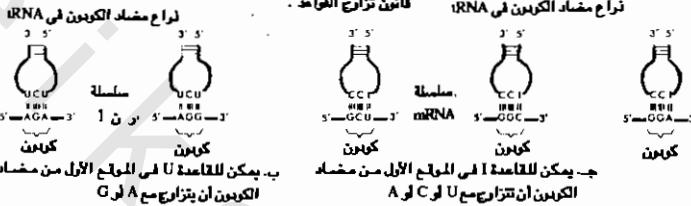
كما أن الحامضين الأمينيين الآخرين (الليوسين والأرجينين والمشفّر كل منهما بستة كوبونات تمتلك أنواع مختلفة من tRNA لمجموعة الكوبونات التي تختلف في الموقع الأول أو الثاني) .

تبين أن ذلك يرجع إلى أن القاعدة في الموقع الأول في مضاد الكوبون anticodon (على النهاية 5') تكون أكثر حرية في الحركة عن تلك الموجودتين في الموقعين الآخرين ، مما يفسر وجود التأرجح في الموقع الثالث 3' للكوبون . وعلى العكس من ذلك نجد أن الموقع الثالث في مضاد الكوبون (3') يكون مقيد الحركة مما قد يفسر انعدام حدوث ظاهرة التأرجح في الموقع الأول (5') للكوبون .



١. التراجع يسمح للقاعدة مضاد الكودون بتكوين روابط هيدروجينية مع قواعد أخرى غير القواعد القياسية حسب

قانون تزاوج القواعد .



الشكل (٧-٩):

أمثلة للتزاوج المتراجع . يلاحظ أن المسافات بين جزئيات سكر الريبوز وبعضها لجميع الأزواج المتراجعة تكون قريبة جداً من المسافات القياسية بين أزواج القواعد AU أو GC .

رابعاً: كودون بدء الترجمة (AUG) Initiation Codon

وكودونات إنهاء الترجمة (UAC, UAA, UGA) Termination Codons

حيث أن بناء البروتين يتم في الاتجاه من 3' --> 5' كما سيأتى بعد ، وحيث أن البناء يتم من النهاية الأمينية NH_2 - ؛ فقد تبين أن إشارة البدء لبناء البروتين هي الكودون AUG . وقد وجد أن هذا الكودون له وظيفتين متميزتين ، فعندما يكون AUG في بداية منطقة التشفير Coding region لجزيء mRNA في البكتيريا فإنه سيشفّر لإضافة (fmet) N-formyl methionine في حين أن نفس الكودون AUG في أى مكان آخر بعيد عن منطقة البدء هذه سيشفّر للميثونين العادي (Met)

وكما سيأتى عند دراسة عملية بناء البروتين فى البكتريا فإنه يوجد نوعاً مميزاً من tRNA يسمى fMet tRNA يختلف عن tRNA الخاص بالميتوئين العادى . ولكى يتم ارتباط fMet tRNA بالريبوسوم فإن الأمر يتطلب وجود بروتين نوعى يسمى بروتين البدء رقم 2 (initiation factor2) (IF2)؛ فى حين يستخدم met tRNA نفس عامل الاستطالة -Elon gation factor الذى تستخدمه بقية أنواع tRNA الأخرى . جدير بالذكر أنه فى مميزة النواة يوجد نوع واحد من tRNA مختص ببدء بناء سلسلة البروتين حيث تبدأ السلسلة هنا بالميتوئين وليس formyl methionine .

يجب التنويه هنا إلى أن mRNA الطبيعى *In vivo* يبدأ الترجمة دائماً بالكودون AUG فى حين أن ذلك ليس شرطاً حتماً فى حالة استخدام mRNA الصناعى فى المعمل *In vitro* كما فى حالة التجارب التى استخدمت لاستنباط الشفرات الوراثية والتى سبق شرحها .

من جهة أخرى ، تؤدي قراءة أى من الكودونات الثلاثة : UAG, UAA, UGA إلى توقف استطالة السلسلة وإنهاء عملية بناء البروتين Termination . إذ أنه عندما يصل الريبوسوم إلى أحد هذه الكودونات الثلاثة فإن سلسلة متعدد الببتيد التامة الاستطالة تنزلق من على الريبوسوم وتنفك عنه . وعلى العكس من جميع الكودونات الأخرى نجد أن كودونات الإنهاء الثلاثة هذه لا يمكن التعرف عليها بأى من tRNA النوعية المعروفة ، فى حين يتم التعرف عليها وقراءتها بواسطة بروتينات نوعية تسمى عوامل الانفكاك أو الإنهاء Release factors (RF) كما سيأتى بعد .

وتجدر الإشارة إلى أنه قد يوجد أكثر من كودون إنهاء الشفرة جنباً إلى جنب فى نهاية منطقة التشفير كضمان اضافى لإيقاف عملية بناء البروتين عند نهاية منطقة التشفير Coding region فى جزيء mRNA .

خامساً: اختلاف مقادير tRNA النوعية وتكرار استخدام الكودونات المختلفة فى الشفرة . يحدث أحياناً أن عدة جزيئات من tRNA التى تم بناؤها قد تحتوى على تتابعات نيوكليدية مختلفة كثيراً ولكنها فى نفس الوقت تحتوى على نفس مضاد الكودون المختص بكودون نوعى لحمض أمينى معين . وغالباً ما تكون إحدى هذه النوعيات المتشابهة موجودة بمقادير كبيرة بالمقارنة بالنوعيات الأخرى الحاملة لنفس مضاد الكودون (قد تصل الى أكثر

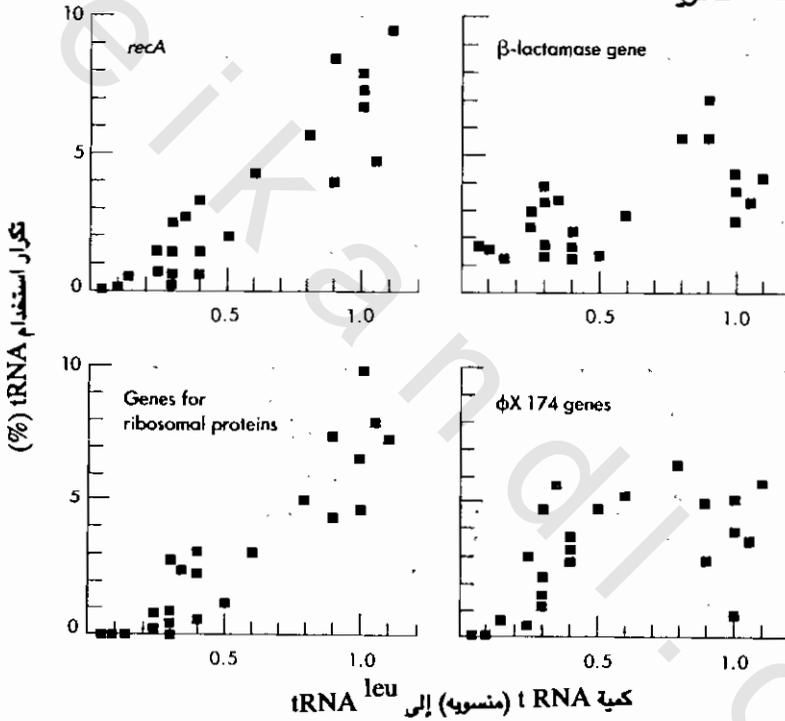
من حوالي ١١ ضعف) . ففي بكتريا القولون على سبيل المثال يوجد tRNA رئيسي للتيروسين tRNA tyr ونوع آخر من tRNA ثانوى بالنسبة لنفس الحامض وكلاهما يحتوى على نفس مضاد الكوبون (3'-AUG-5') . وقد وجد بصفة عامة أن كلا من نوعى tRNA الرئيسى والثانوى يتم نسخهما من جينين مختلفين ، وأن الفرق فى تكرار وجودهما يرجع الى اختلاف فى سرعة أو معدل نسخ كل منهما والتي ترجع الى اختلاف فى كفاءة منطقة البروموتور بينهما وكذلك لفرق أخرى فى عملية تجهيز جزيء رن أ الناقل tRNA بعد النسخ . لم تتحدد حتى الآن بصفة قاطعة وظيفة رن.أ. الناقل الثانوى Secondary tRNA وقد يكون له دور فى تنظيم عملية الترجمة نظرا لوجوده بكميات ضئيلة نسبيا كما أنه يقوم بدور فى كبت فعل الجين suppression of gene action .

من جهة أخرى ، نجد أنه نظرا لحقيقة أن معظم الأحماض الامينية تتحدد بأكثر من كوبون واحد فإن ذلك يدعو للتساؤل عما اذا كانت جميع الكوبونات الخاصة بنفس الحامض يتم استخدامها بنفس التكرار ، أم أن هناك أفضلية لبعضها على البعض الآخر فى معدل أو تكرار استخدامها أثناء عملية الترجمة .

فعلى سبيل المثال ، فى كائن يحتوى على د ن أ غنى فى AT فإنه من المتوقع أن تكون معظم الكوبونات محتوية على U أو A فى الموقع الثالث . وفى الحقيقة فقد وجد أن التتابع الكلى لجزيء د ن أ الاحادى فى جينوم البكتريوفاج ϕ X174 يحتوى على 24% A ، C 22% ، G 23% ، T 31% . وقد تبين أن U هى القاعدة المفضلة بالفعل فى الموقع الثالث للكوبون . وحتى فى الكائنات التى لا يوجد فيها تحيز فى نسب تكوين القواعد نجد أن استخدام الكوبونات ليس متروكا للصدفة . وحيث أننا نعرف الآن تتابع القواعد لكثير من صفات بكتريا القولون فقد أصبح واضحا أن هناك بعض الكوبونات التى تستخدم بمعدل عالى جدا فى حين قد لا تستخدم كوبونات أخرى لنفس الحامض الانابرا .

وجد أنه فى جينات الكائنات الراقية ، يكون استخدام الكوبونات أيضا غير خاضع للصدفة الا أنه تبين وجود اختلاف فى تكرار استخدام بعض الكوبونات بين مميزة النواة وغير مميزة النواة.

وجد أن تكرار ظهور كودونات نوعية معينة في بكتريا القولون يرتبط ارتباطا وثيقا بمدى توفر جزيئات tRNA الخاصة بها كما في الشكل (٧ - ١٠) ، ويتضح ذلك بصفة خاصة في حالة البروتينات التي يتم انتاجها بكميات كبيرة (مثل Rec A protein والبروتينات الريبوسومية) إذ نجد أن تلك الأنواع من mRNA تحتوي على كودونات يتم قراعتها بواسطة أكثر أنواع tRNA وفرة (يطلق على جزيئات tRNA النوعية التي تحتوي على مضاد لنفس الشفرة اسم مشابهات المستقبلات (isoacceptors) ، في حين لا يحتوي هذا الـ mRNA على كودونات مقابلة لنوعيات tRNA الثانوية .



الشكل (٧ - ١٠) :

كمية tRNA (منسوبة) إلى tRNA^{leu}

التلازم بين مقادير tRNA وتكرار استخدام جزيئات tRNA في تعبير الجينات في بكتريا القولون . قدرت مقادير كل من ٢٦ نوع مختلف من tRNA بالنسبة لمقدار tRNA^{leu} (والذي قدرت له القيمة ١) . ثم تم حساب تكرار ظهور الكودونات التي تقوم بفك شفرتها في عدد من الجينات المعروفة التابع . ويلاحظ وجود تلازم قوى بين كثرة استخدام tRNA للجينات ذات التعبير المرتفع (مثل Rec A وجينات الريبوسومات) وتلازم ضعيف للجينات الأقل تعبيراً (مثل β-lactamase , φX 174) .

في خلايا مميزة النواة نجد أيضا أن الكوبونات المقابلة لمشابهات المستقبلات الرئيسية من tRNA تستخدم عادة بأعلى تكرار . ومن أمثلة ذلك ما يحدث بالنسبة لبروتينات الضميرة وخاصة انزيمى ADI ، GDP حيث نجد أن أكثر من ٩٦ ٪ من الأحماض الأمينية بها يتم تشفيرها بواسطة ٢٥ كودون فقط وهي تلك التي يكون tRNA المقابل لها موجودا بوفرة .

وعلى ذلك فيبدو أنه في الجينات ذات التعبير القوي ، يكون اختيار الكوبون محكوما بمدى وفرة tRNA . وقد يكون لذلك علاقة بتنظيم عملية الترجمة لكي تصل الى فعاليتها المثلى . وقد يشير ذلك الى أن الكوبونات المقابلة لنوعيات tRNA النادرة قد يكون دورها هو ابطاء عملية الترجمة . وحتى عندما يتأرجح نوع واحد من tRNA ليستطيع قراءة عدة كودونات فإن أحد هذه الكوبونات يكون عادة هو المفضل . وقد أدى تحليل تلك الأفضليات الى استنتاج بعض خواص التفاعل بين الكوبون ومضاد الكوبون ويمكن تلخيص أهمها في الآتى :

- ان بعض التعديلات أو التحويرات في القاعدة U في الموقع 5' (المتأرجح) لمضاد الكوبون يعطى أفضلية للقاعدة A على G في الموقع الثالث للكوبون .
- أن القاعدة إنوسين I في الموقع 5' (المتأرجح) لمضاد الكوبون تفضل التزاوج مع القاعدة U أو C عن التزاوج مع القاعدة A .
- عندما تكون تزاوجات القاعدتين الأولتين في الكوبون مع مضاد الكوبون من نوع AU ، نجد أن الموقع الثالث المفضل يكون مشغولا بالقاعدة C (معطيا تزاوج GC) بدلا من U (الذى يعطى زوج ثالث من نوع AU) ؛ بمعنى آخر يفضل التفاعل القوي في تزاوج الكوبون مع مضاد الكوبون .

سادسا: الشفرة الوراثية عامة (شاملة) : The code is universal

وجد أن Poly-U يؤدي الى اضافة حامض الفينيل الانين في التجارب المعملية *In Vitro* في مستخلصات خلوية مأخوذة من كائنات مختلفة تتراوح بين البكتريا والثدييات . ونفس الشيء تم الحصول عليه عند استخدام Poly C حيث وجد أنه يحفز ادخال البرولين في تكوين عديد

البرولين . وكذلك الحال فى Poly A الذى يختص بالتشفير لليسين فى متعدد الليسين . وقد تم ذلك بصفة عامة بصرف النظر عن نوع المستخلص الخلوى أو مصدره . وقد تأكدت شمولية الشفرة وانطباقها على جميع الكائنات تقريبا بتجارب حديثة اشتملت على دراسة تتابع القواعد فى د ن أ لجينات محددة تشفر لبروتينات تنتمى الى أنواع Species مختلفة ، وبهذا يبدو أن الشفرة الوراثية قد ظلت ثابتة على مدى احقاب تطورية طويلة .

من جهة أخرى وجد أن الشفرة الوراثية فى جينوم الميتوكوندريا mtDNA قد شذ عن هذه القاعدة فى بعض الخواص ومنها :

- أن الكودون UGA لا يقرأ فى الميتوكوندريا على أنه كودون انهاء الترجمة ولكنه يشفر لحمض التريتوفان .

- أن الميثيونين الداخلى يتم تشفيره بكل من الكودونين AUG ، AUA فى حين أن الميثيونين فى بداية الترجمة يشفر له بالكودونات : AUG ، AUA ، AUU ، AUC .

- أن الكودونين AGA ، AGG ليسا كودونان للتشفير للأرجينين ولكنهما بدلا من ذلك يستخدمان كأشارة لانهاء الترجمة فى الميتوكوندريا . وبذلك يوجد أربع كودونات لوقف الترجمة فى الميتوكوندريا وهى : UAA ، UAG ، AGA ، AGG .

- أن عدد أنواع tRNA فى الميتوكوندريا يقل بكثير عما فى سيتوبلازم الخلية مميزة النواة حيث لايزيد فى الأولى عن ٢٢ نوع فقط فى حين يصل فى الثانية إلى ٣١ نوع .