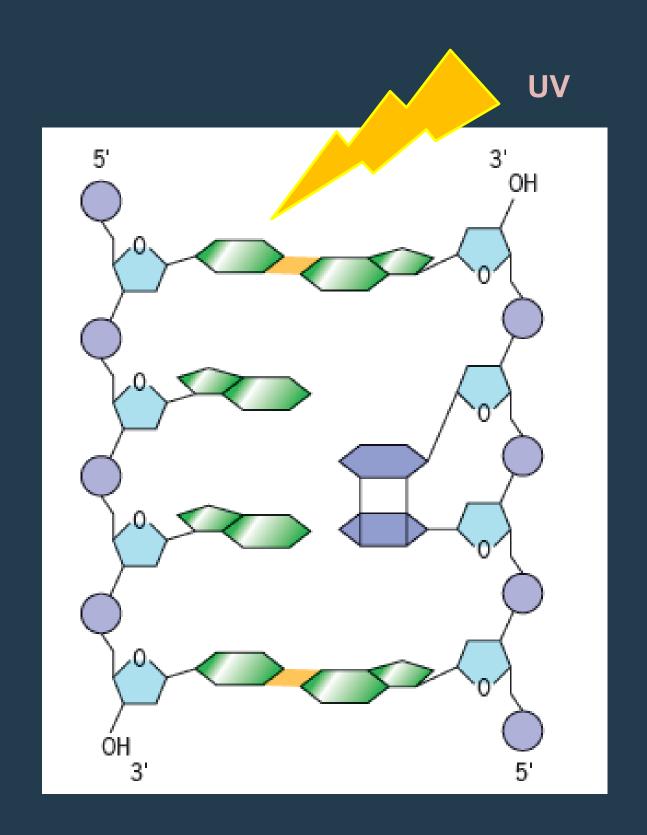
# Daños en el ADN

Dímeros de pirimidina dentro del DNA dúplex

Enlaces covalentes

Energía térmica x metabolismo
Mamíferos: pierde 10 000 bases por día



# Reparación del ADN

### 1. Escisión de nucleótidos y reparación

Reparación de la escisión nucleotídica (NER)

#### Elimina:

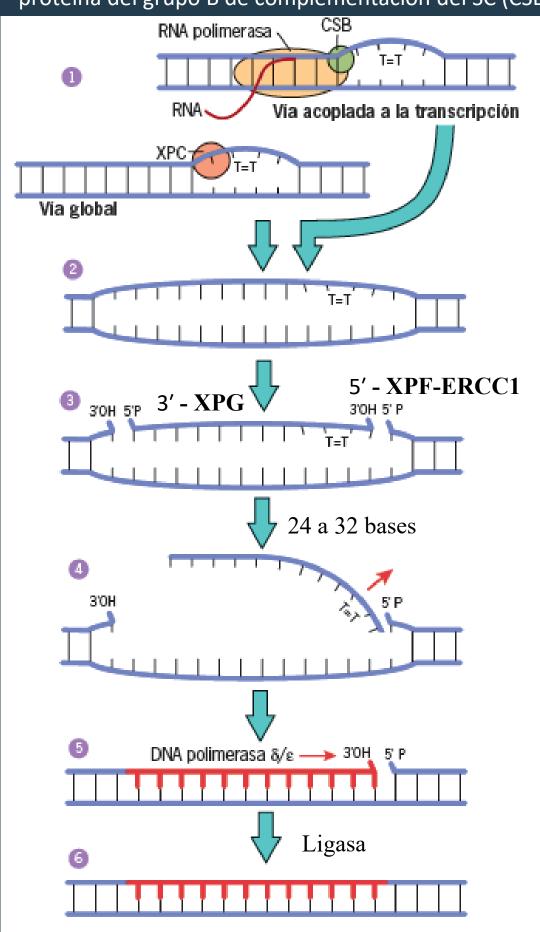
- Dímeros de pirimidina
- Nucleótidos en los que se han unido grupos químicos.
- A. vía acoplada a la transcripción
- B. vía genómica global

Factor TFIIH Inicio de la transcripción.

XPB y XPD Helicasa

Humanos y otros mamíferos placentarios, no existe sistema de fotorreactivación (fotoliasa/utilizando la luz azul como fuente de energía), en cambio sólo presentan mecanismos de <u>reparación</u> por escisión.

proteína del grupo B de complementación del SC (CSB)



(Cockayne Syndrome B) Gen ERCC6, 10q

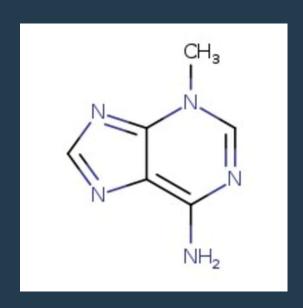
Grupo de complementación C del xeroderma pigmentoso (XPC)

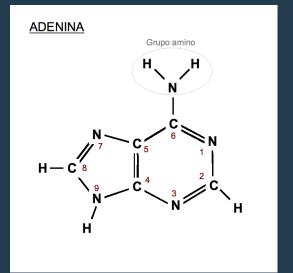
## 2. Reparación por escisión de bases

# Reparación por escisión de bases (BER)

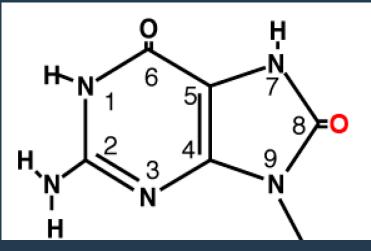
#### Elimina:

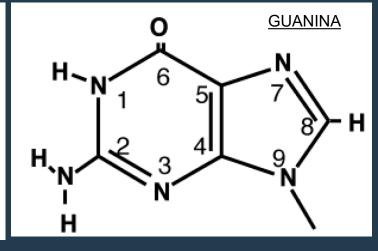
-Nucleótidos alterados generados por los reactivos químicos presentes en la dieta o por el metabolismo





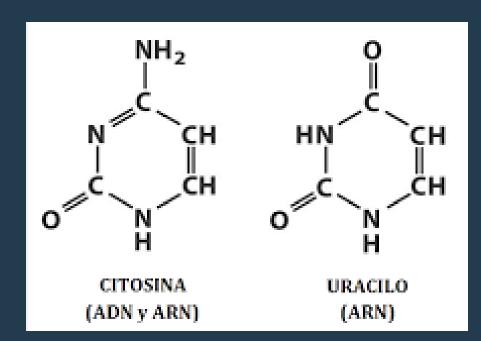
3-metiladenina (agentes alquilantes)





8-oxoguanina (daño oxidativo)

Inestabilidad química

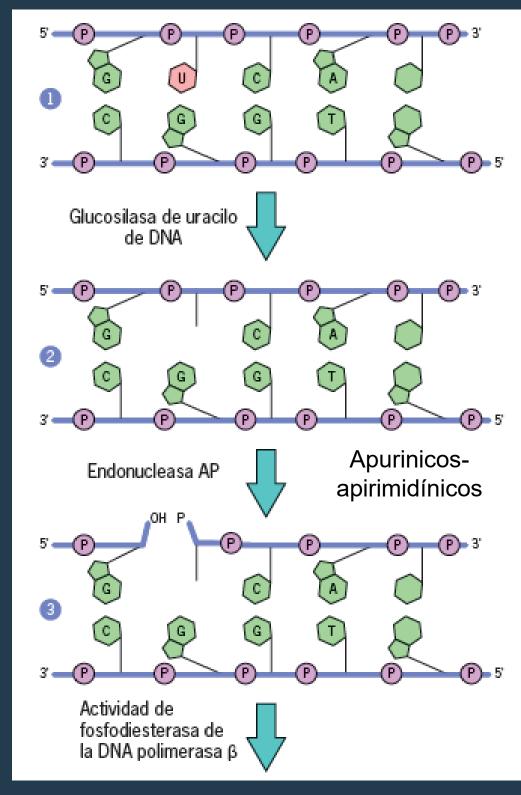


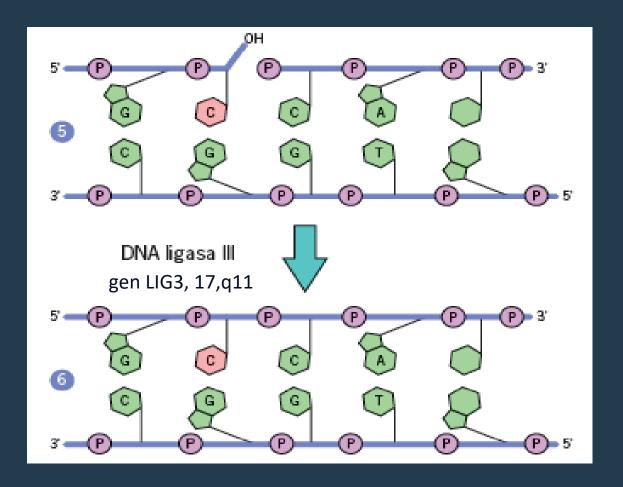
Uracilo (formado por la remoción hidrolítica del grupo amino de la citosina)

## 2. Reparación por escisión de bases

# Reparación por escisión de bases (BER)

- Nucleótido rote 180° fuera de la hélice
- embonar en el sitio activo de la enzima
- Inserta una cadena lateral de a.a





El hecho de que la citosina pueda convertirse en uracilo puede explicar por que la selección natural favoreció el uso de la timina, mas que el uracilo, como una base del DNA

#### 3. Reparación de la unión deficiente

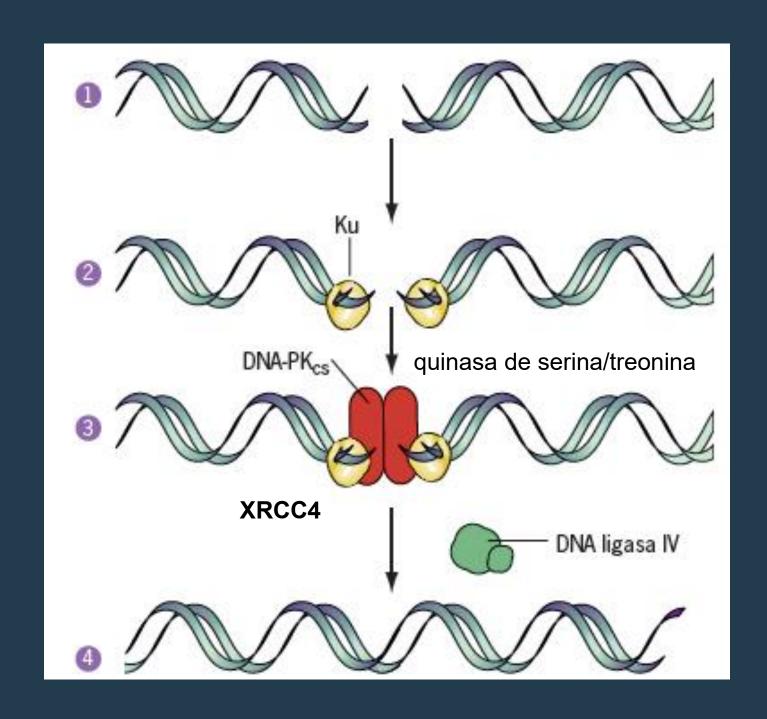
ADN polimerasas – Sistema MMR (La reparación de desajustes del ADN - glucosilasa hOGG1)

# 4. Reparación de la rotura de doble cadena (DSB)

Radiación ionizante Químicos Radicales libres

La vía principal en las células de mamíferos se llama *unión de extremos no homólogos (NHEJ)*, en la cual un complejo de proteínas se une a los extremos rotos del dúplex de DNA y cataliza una serie de reacciones que de nueva cuenta une las cadenas rotas.

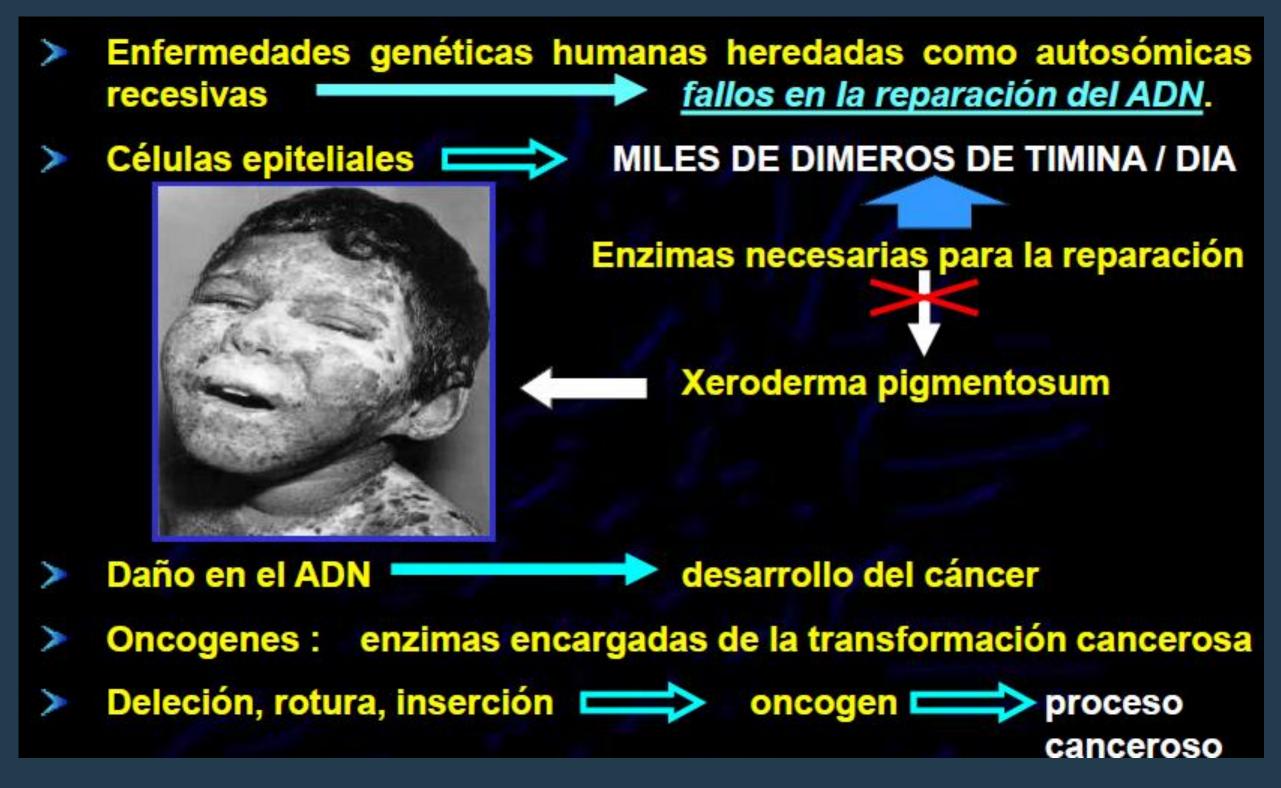
Activo durante G1 y fases tempranas de S.



Pacientes una incapacidad para reparar ciertas lesiones consecutivas a la exposición a la radiación ultravioleta.

Estos genes se designan como XPA, XPB, XPC, XPD, XPE, XPF y XPG

Como se ha notado, los pacientes afectados con el XP-V tienen una mutación en el gen que codifica a la polimerasa η y tienen una dificultad para reparar los pasados dímeros de timidina.



Genes XPA – XPG XPV — Pol n (eta) (Síntesis translesional, polimerasa delta)

# Transcripción

Traducción

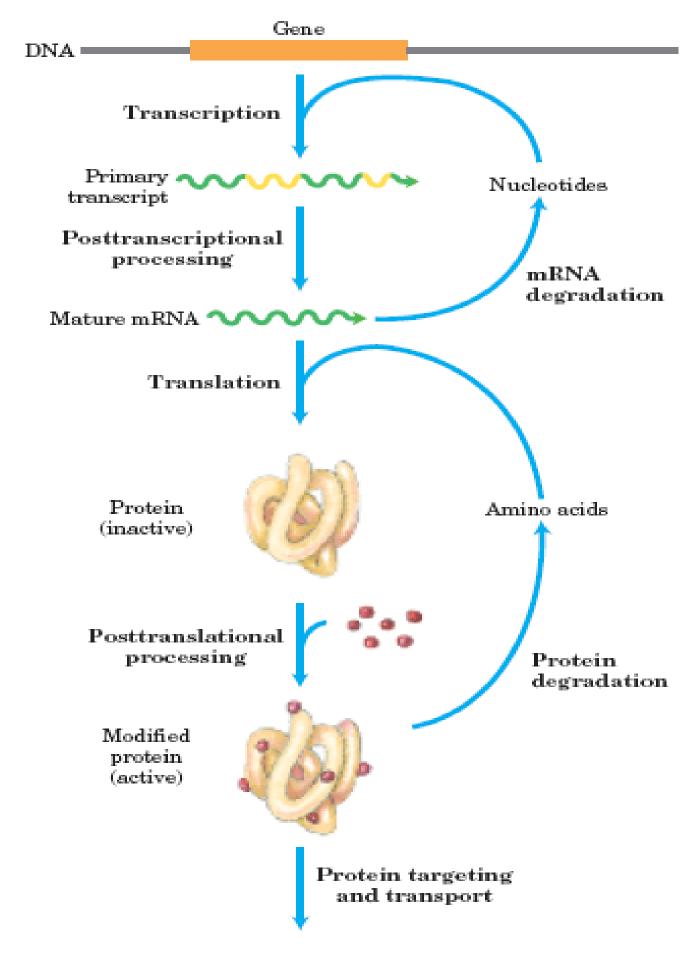
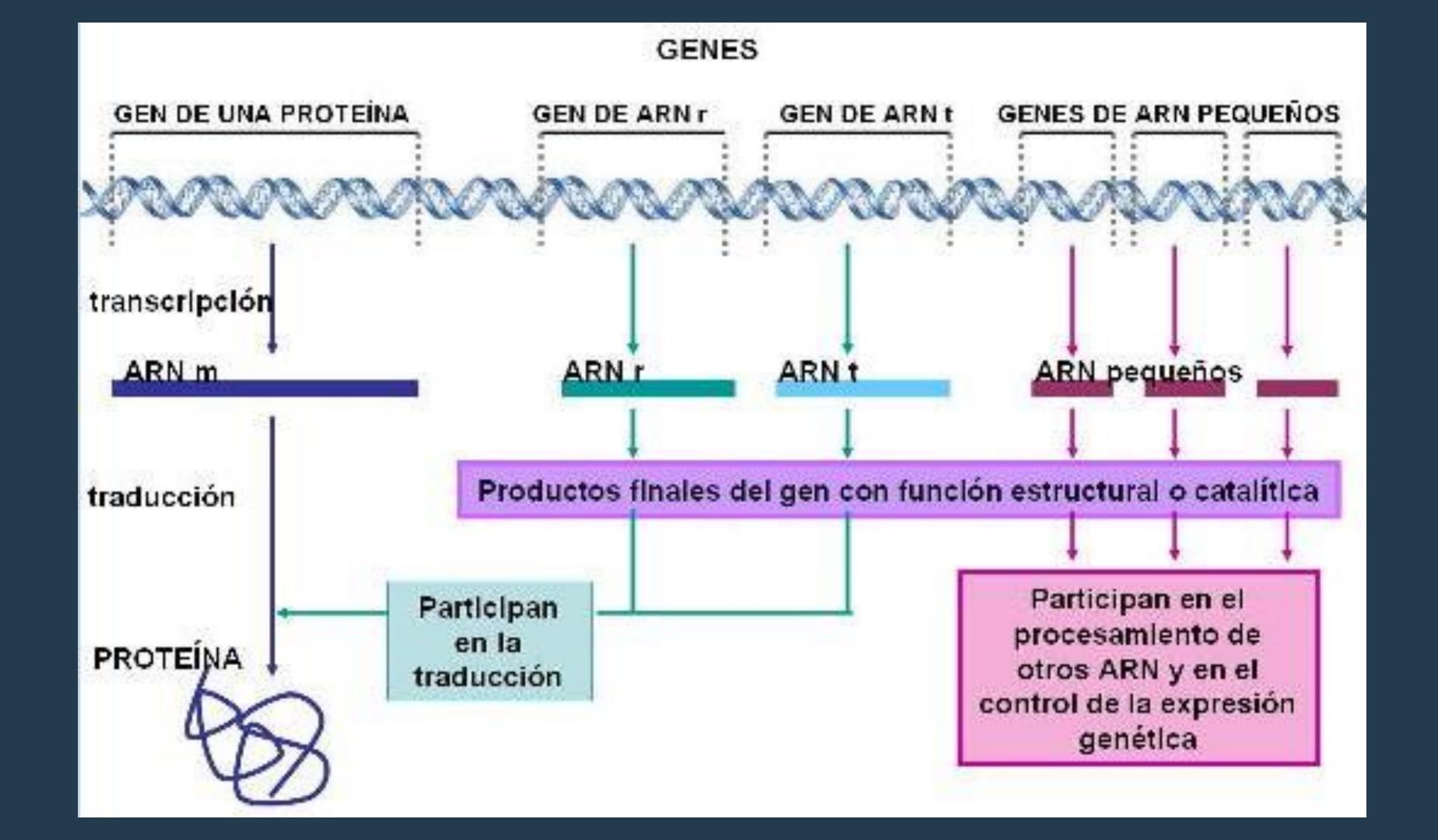


FIGURE 28-1 Seven processes that affect the steady-state concentration of a protein. Each process has several potential points of regulation.

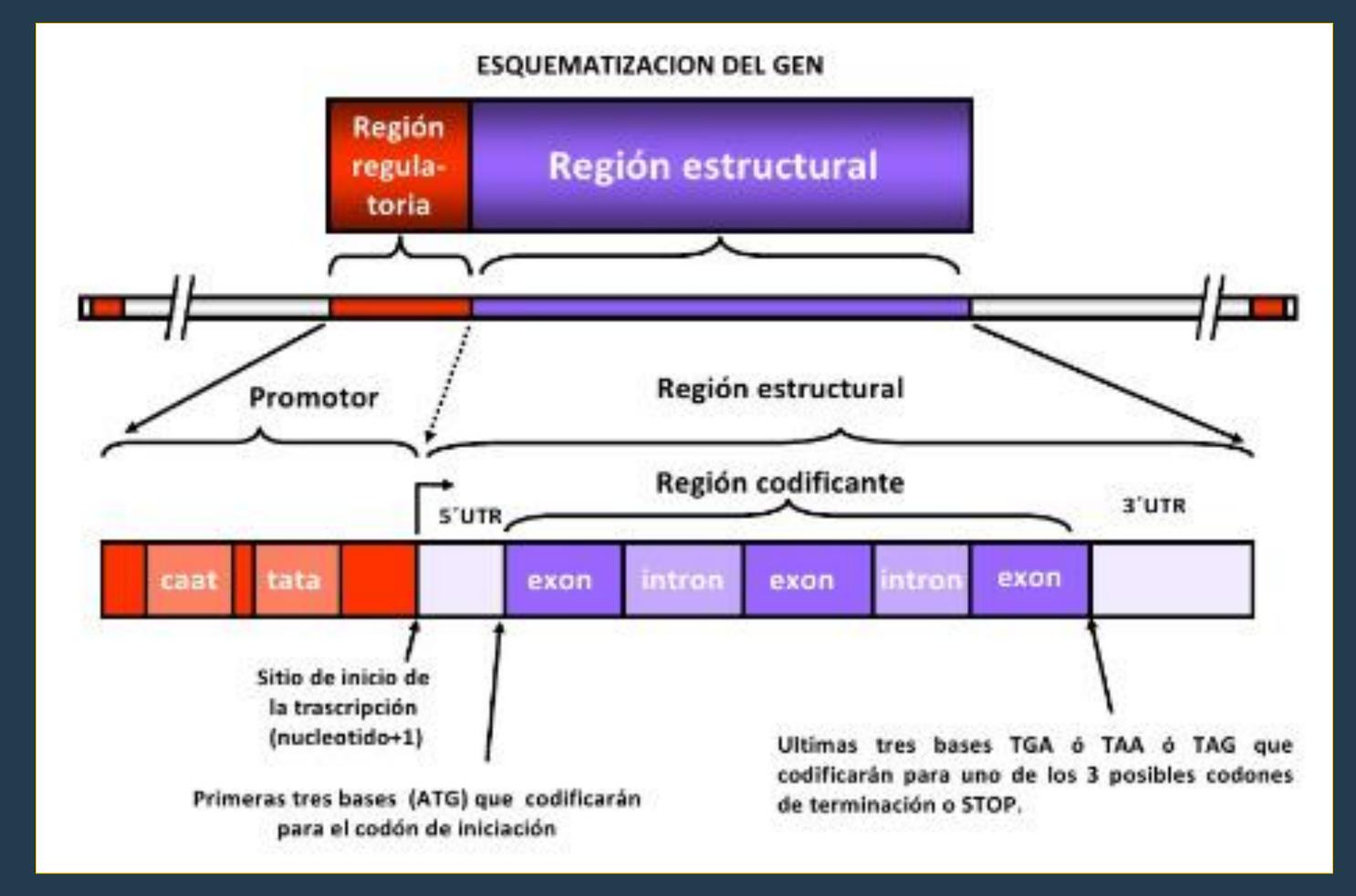
- 1. Elementos de degradación en la secuencia: Elementos ricos AU o AREs – AU *rich elements*
- 2. Modificaciones en las colas poli(A): Longitud
- 3. Eliminación de la caperuza 5' (7metil guanosina)
- 4. Señales de estrés celular
- 5. Interacción con miARNs
- 6. Señales en el ciclo celular



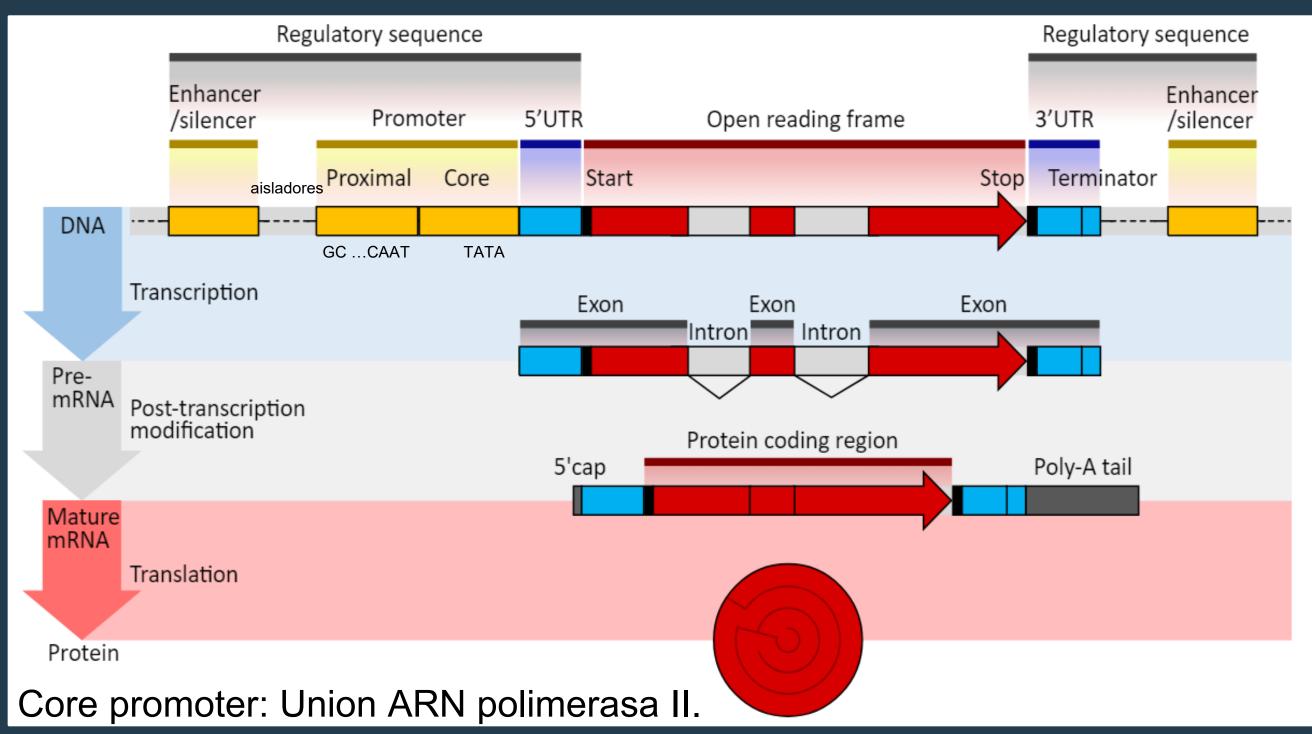
# miARNs

Etapa	Lugar	Enzimas clave	Producto
Transcripción	Núcleo	ARN pol II	pri-miARN
Corte inicial	Núcleo	Drosha + DGCR8	pre-miARN
Exportación	Núcleo → Citoplasma	Exportina-5	pre-miARN
Corte final	Citoplasma	Dicer	Dúplex de miARN
Activación	Citoplasma	RISC + Argonauta	miARN funcional
Función	Citoplasma	RISC	Represión génica

# Estructura de un Gen en Eucariotas



# Estructura de un Gen en Eucariotas



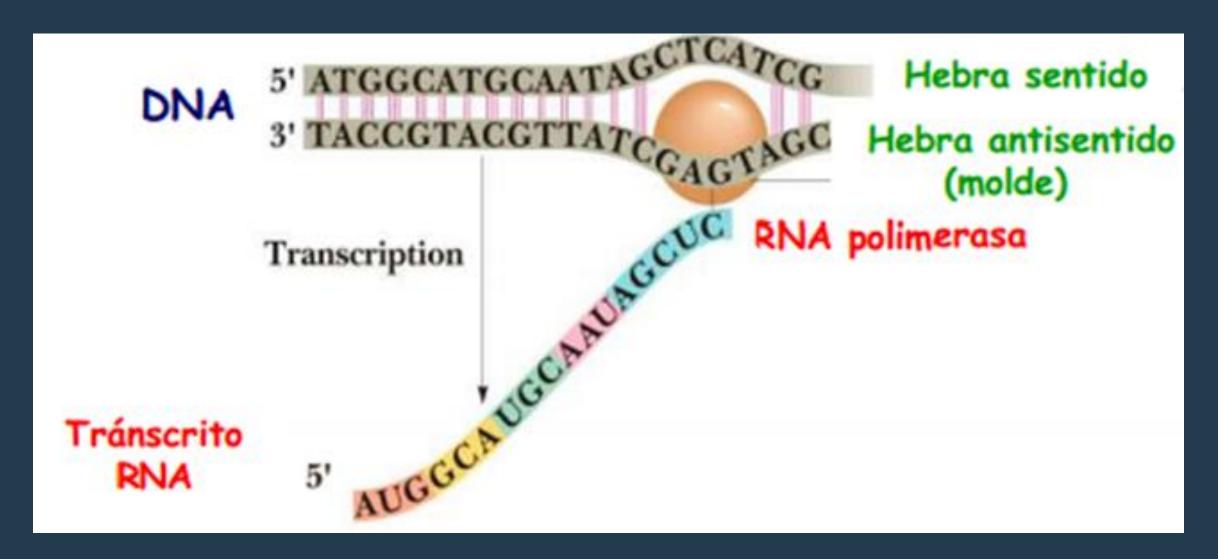
Caja TATA

Elementos iniciadores (Inr)

Reconocimiento de factores de transcripción

Proximal promoter: 200 – 1000 pb antes del sitio de inicio de la transcripción

✓-25 -30 caja TATA, con la secuenciaTATAAAA,
✓-75 caja CAAT con la secuencia GGCCAATCT,
✓-90 caja GC con la secuencia GGGCGG,
✓Región iniciadora de la transcripción Inr, que abarca el sitio de inicio de la transcripción,



(5') CGCTATAGCGTTT(3') DNA nontemplate (coding) strand
(3') GCGATATCGCAAA(5') DNA template strand

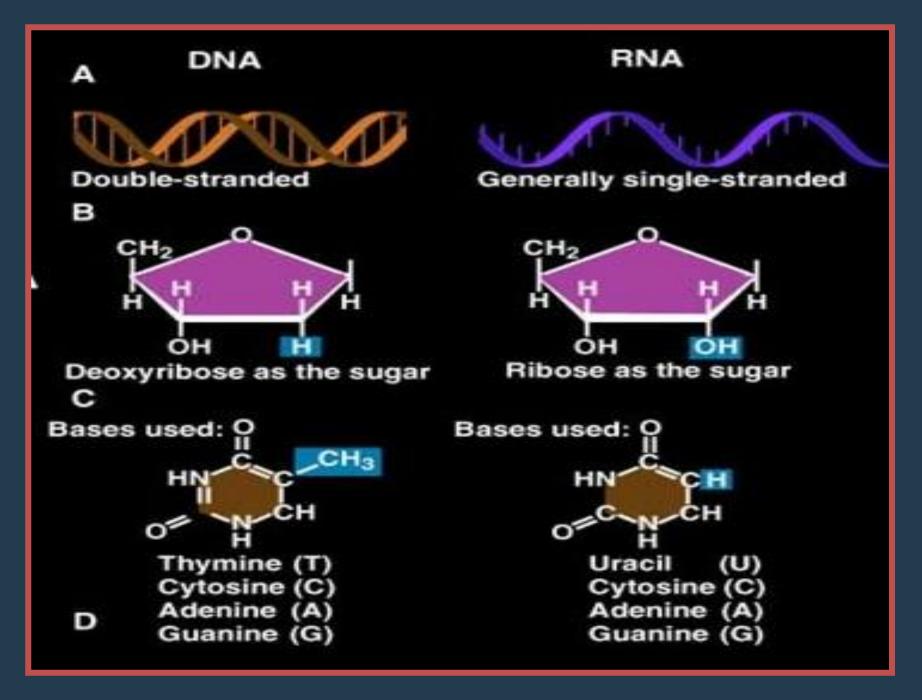
(5') CGCUAUAGCGUUU(3') RNA transcript

La hebra codificadora del DNA tiene la misma sec. del ARN transcrito.

Hebra codificadora = hebra sentido (+) Hebra molde = hebra antisentido (-)

## LA TRANSCRIPCIÓN:

- Formación de ARN tomando el DNA como molde.
- Enzima ARN POLIMERASA (Transcriptasa)
- ARN POL Lee una hebra de DNA y polimeriza una hebra de ARN complementario.



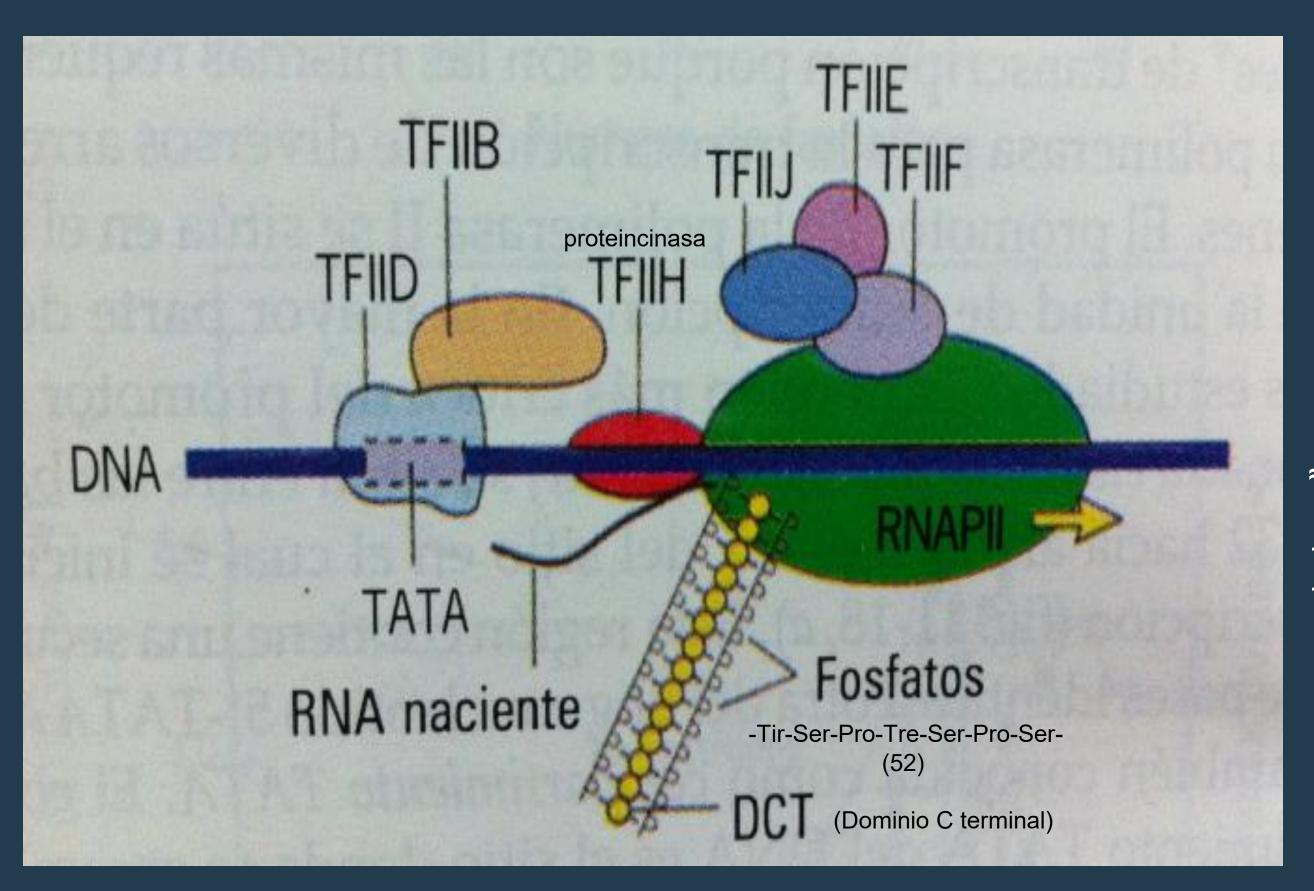
ARNpol I: ARN18S, 28S, 5.8

ARNpol II: ARNm, micro-ARNs, snARN/snoRNA, ARN-telomerasa

ARNpol III: ARNt, micro-ARNs, ARN 5S

# Eucariotas Eje.: ARN pol II ARNm

# Factores generales de transcripción



≈1000 – 3000 nt x min

1 error cada 10 000 a 100 000 nt

## Halle la secuencia de ADN:

**5'-** -3'

Halle la cadena complementaria:

3' - - 5'

ARNm:

5' - AUGGUUGCUUAUUGA - 3'





Corte y empalme de exones



#### **SPLICEOSOMAS**



Partículas de ribonucleoproteína

- Los puntos de empalme de los pre-mRNA están situados en los extremos de los intrones.
- Espliceosoma Reconoce la sec. de los intrones
- Long. de los intrones es de 50 1000 nucleótidos.
- RNA nucleares pequeños (snRNAs, U1-U6) de los espliceosomas catalizan el empalme de los precursores de mRNA.
- RNAs pequeños citoplasmáticos.

ESPLICEOSOMAS = snRNPs + Pre - mRNA



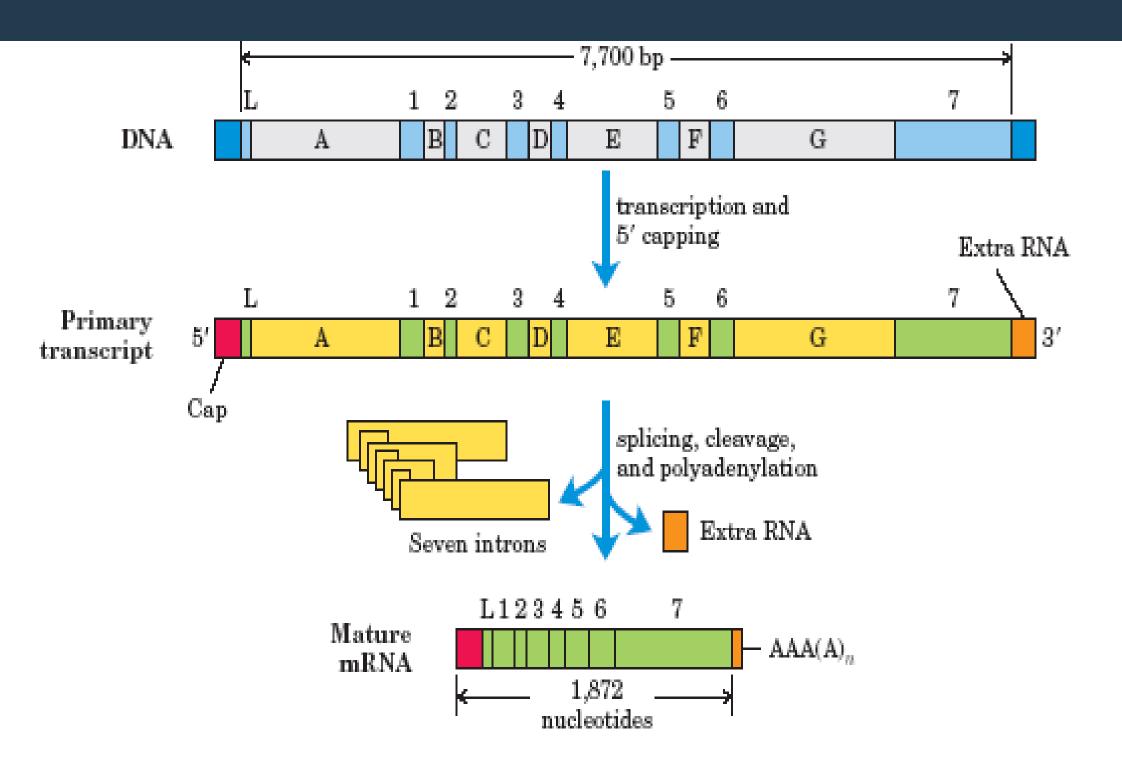


FIGURE 26-18 Overview of the processing of a eukaryotic mRNA. The ovalbumin gene, shown here, has introns A to G and exons 1 to 7 and L (L encodes a signal peptide sequence that targets the protein for export from the cell; see Fig. 27-34). About three-quarters of the

RNA is removed during processing. Pol II extends the primary transcript well beyond the cleavage and polyadenylation site ("extra RNA") before terminating transcription. Termination signals for Pol II have not yet been defined.

# Splicing

# Definición:

Remover segmentos (intrones) del transcripto primario y unir los segmentos codificantes (exones)

# <u>Categories</u>

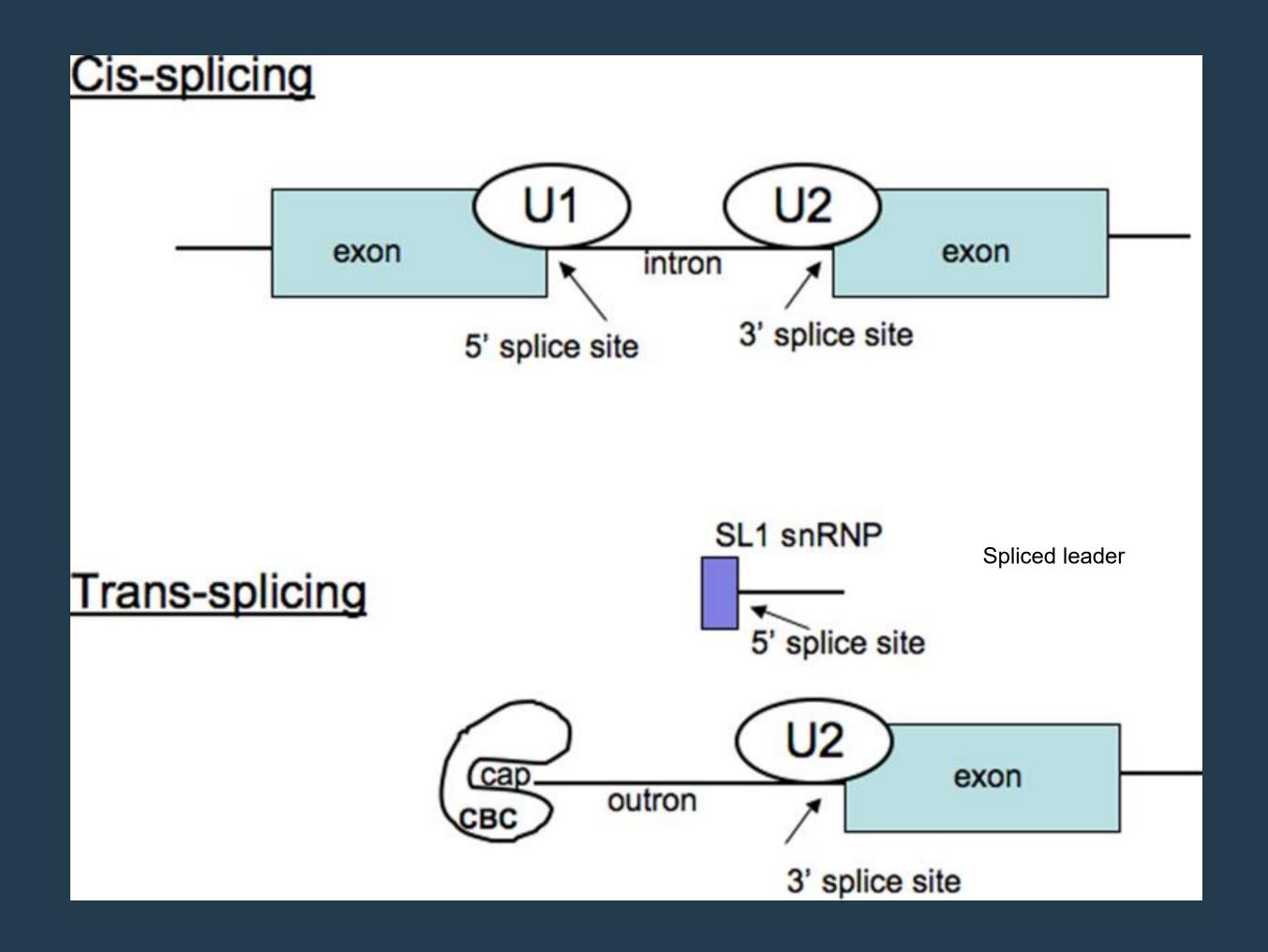
1. Cis – splicing (RNA – Splicing, Splicing)

Segmentos (exones) de la misma molecula de RNA son unidos.

# 2. Trans – splicing

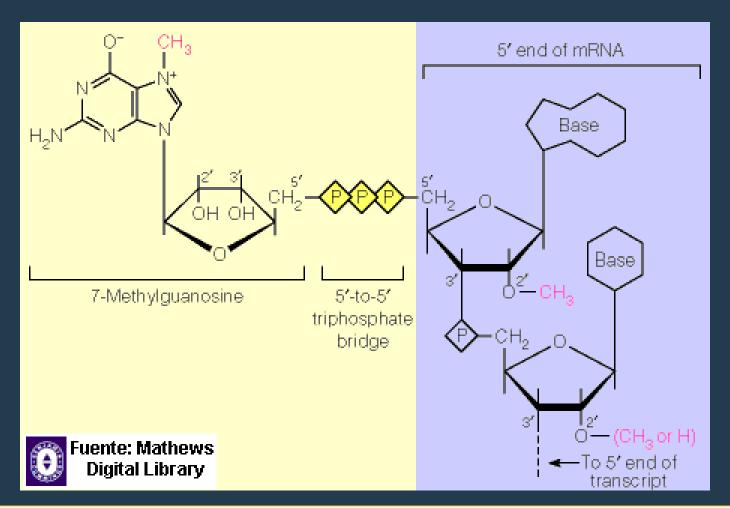
Un segmento (SL RNA) de una molecula de RNA es fusionado con otra moléculade RNA.

Ejemplo: Trypanosomes, Leishmania



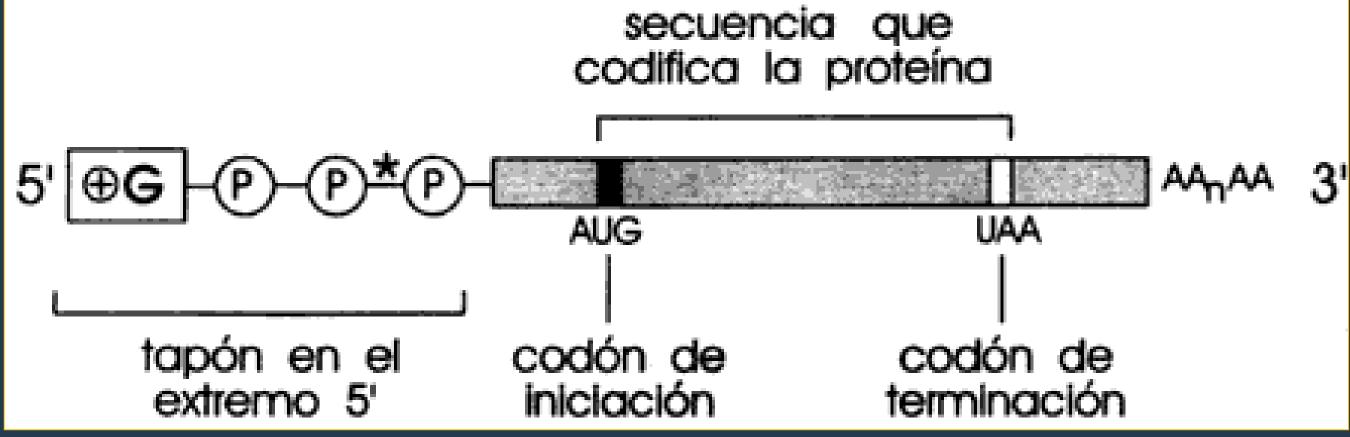
## Acción enzimática de 7metil guanosina

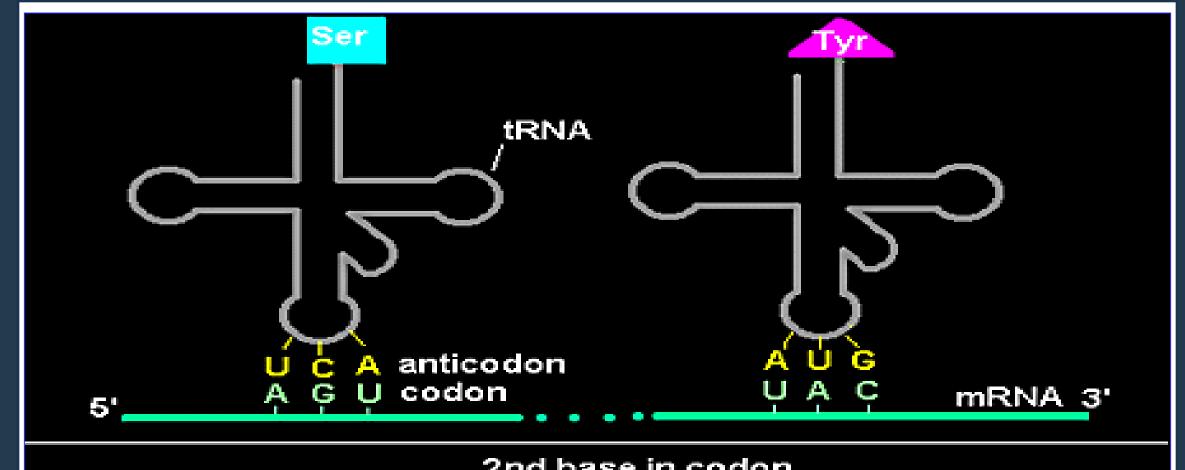




Poli (A)-polimerasa añade AMP (100 – 200)

No codificadas ADN – No traducción





#### 2nd base in codon

	U	C	Α	G	
	Phe Phe	Ser Ser	Tyr Tyr	Cys Cys	ņ
U	Leu Leu	Ser Ser	STOP STOP	STOP Trp	CAG
	Leu	Pro	His	Arg	Ū
C	Leu Leu	Pro Pro	His Gin	Arg Arg	CA
	Leu	Pro	Gln	Arg	Ĝ
	lle	Thr	Asn	Ser	ñ
Α	lle lle	Thr	Asn Lys	Ser Arg	CA
	Met Val	Thr Ala	Lys Asp	Arg Gly	GU
G	Val	Ala	Asp	Gly	CA
0	Val	Ala	Glu	Gly	
	Val	Ala	Glu	Gly	G

The Genetic Code AB/GG/genetic.html

1st base in codon

3rd base in codon

#### Mitocondrias...

UGA Triptófano (No stop)
AGA y AGG Codones stop (No arg)
AUA Met (No ile)



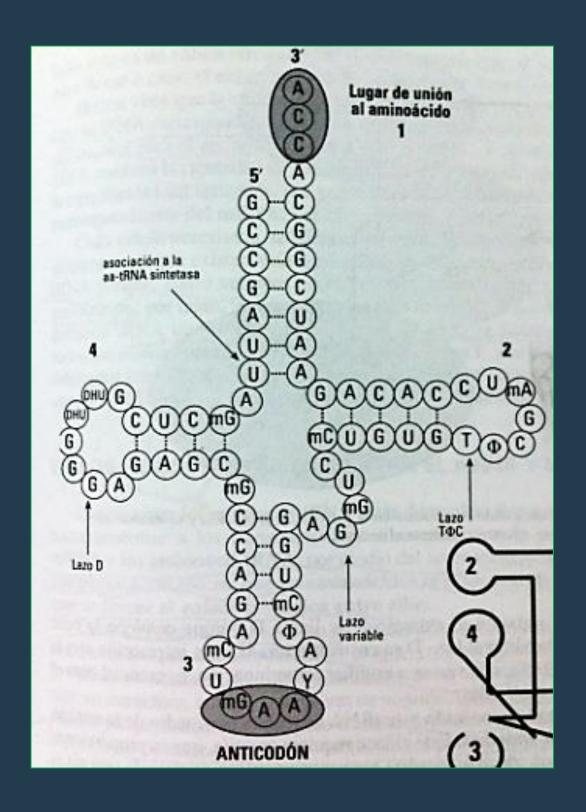
- Las 2 primeras bases son iguales.
- El reconocimiento de la tercera base es menos restrictivo que el de las dos primeras

Ej: El anticodón del tARN Ala

GCU, GCC y GCA

- El 5' de los tARNs está fosforilado

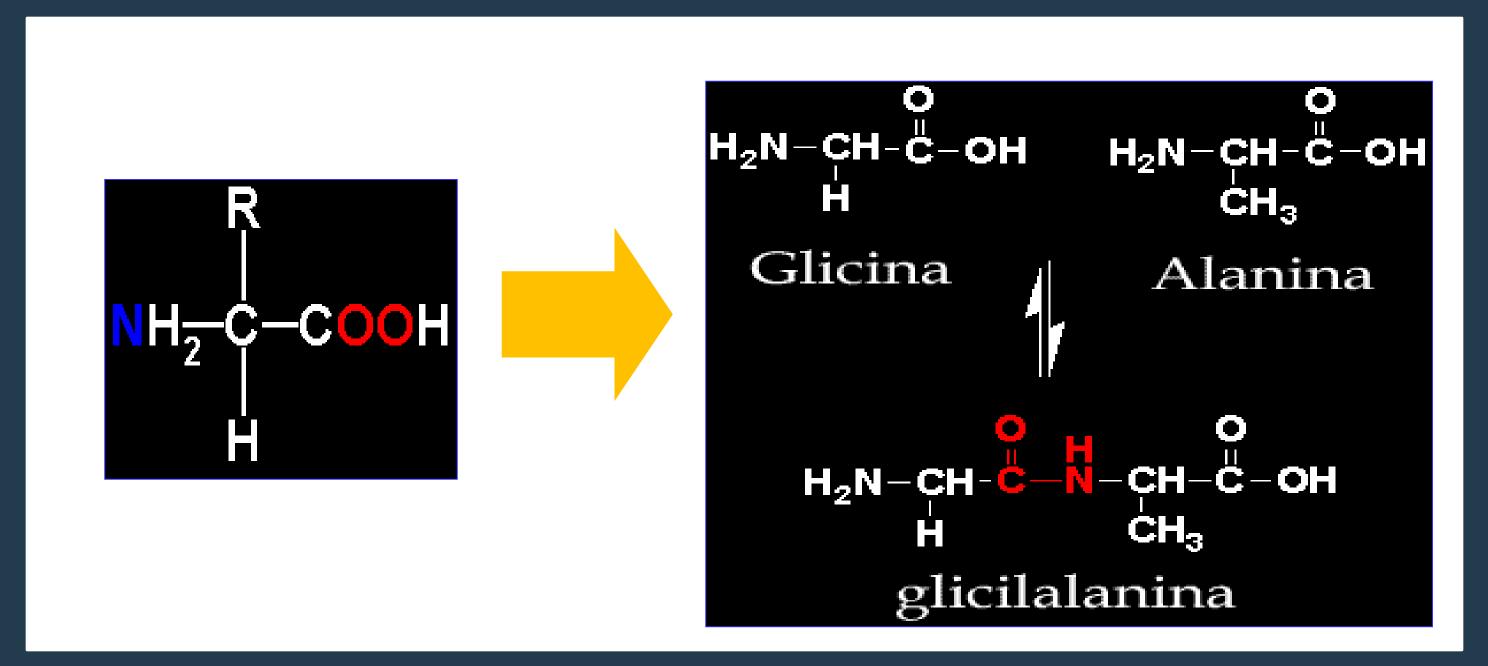
# Enzima: aminoacil.ARNt sintetasa 3' CCA – OH



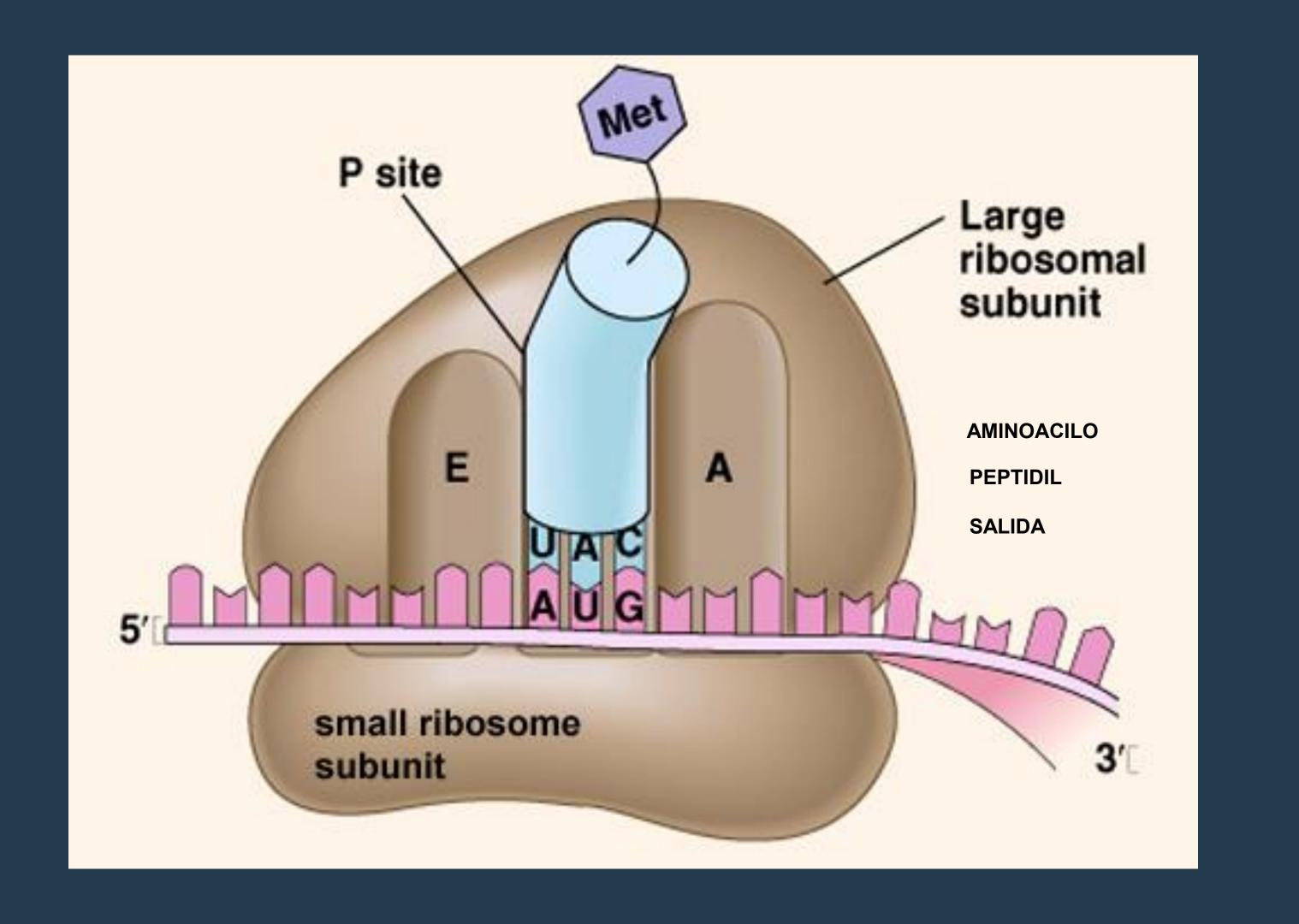
Caracteristicas generales de todos los tARNs:

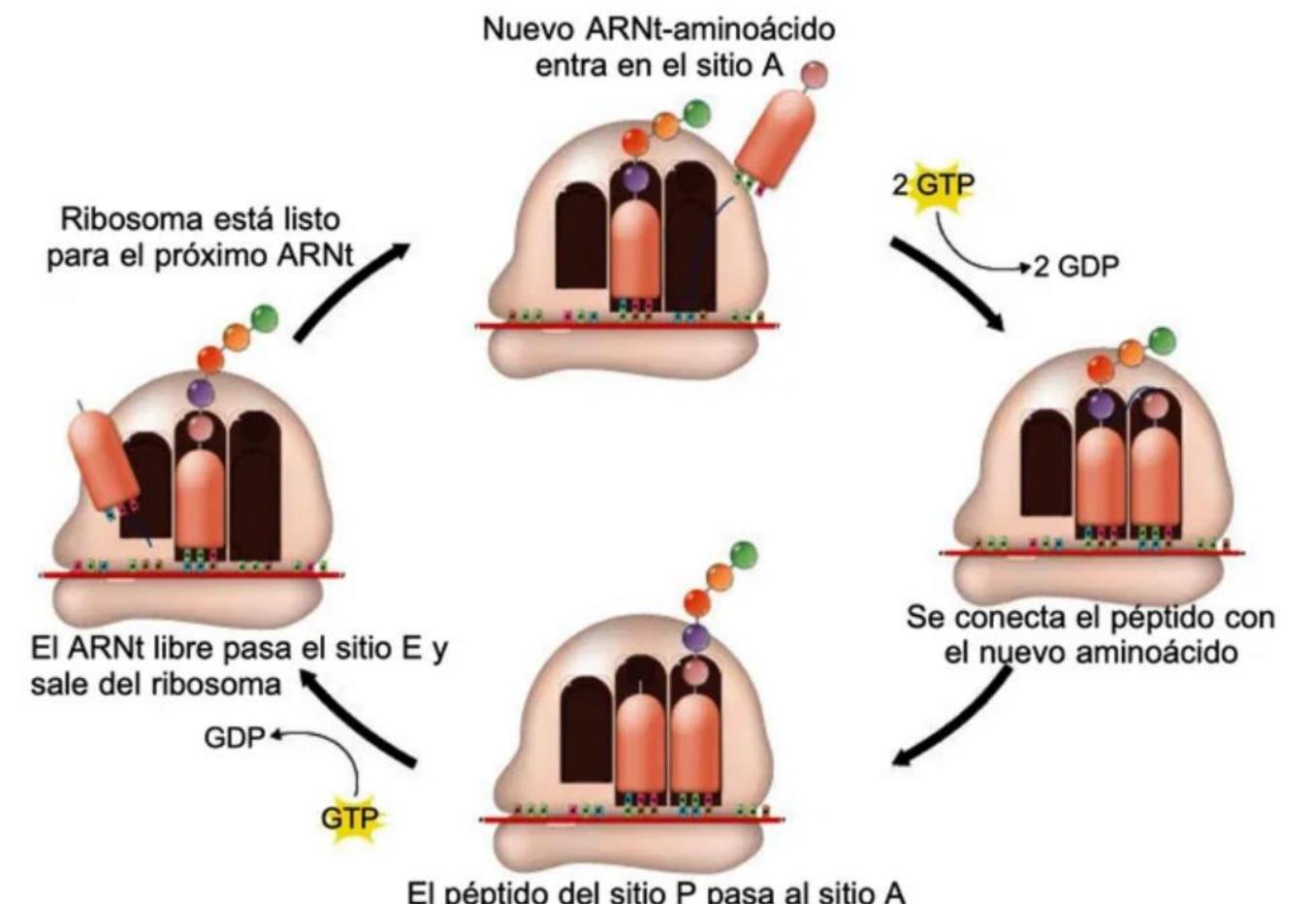
tARN + aa

Son cadenas sencillas que contienen entre 73 y 93 ribonucleótidos. (Aprox. 25 kd)



Para cada aa existe al menos un tipo de tARN y una enzima de activación.

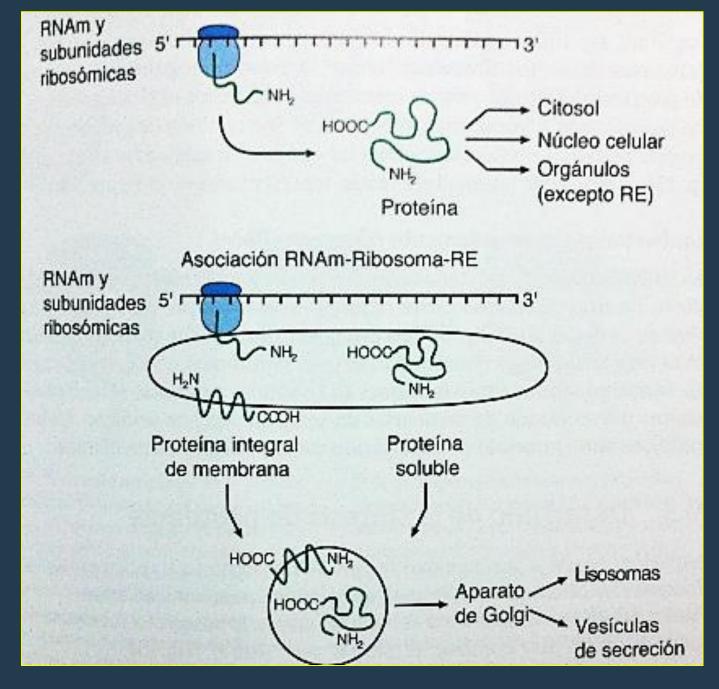


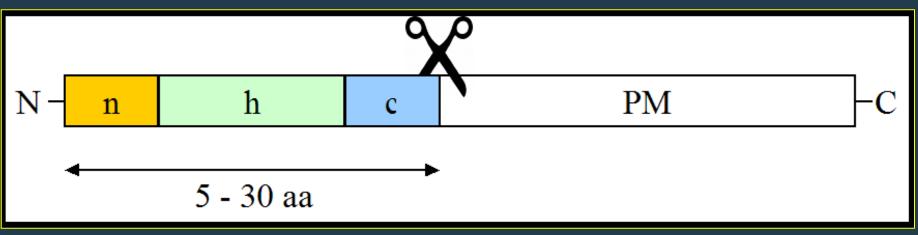


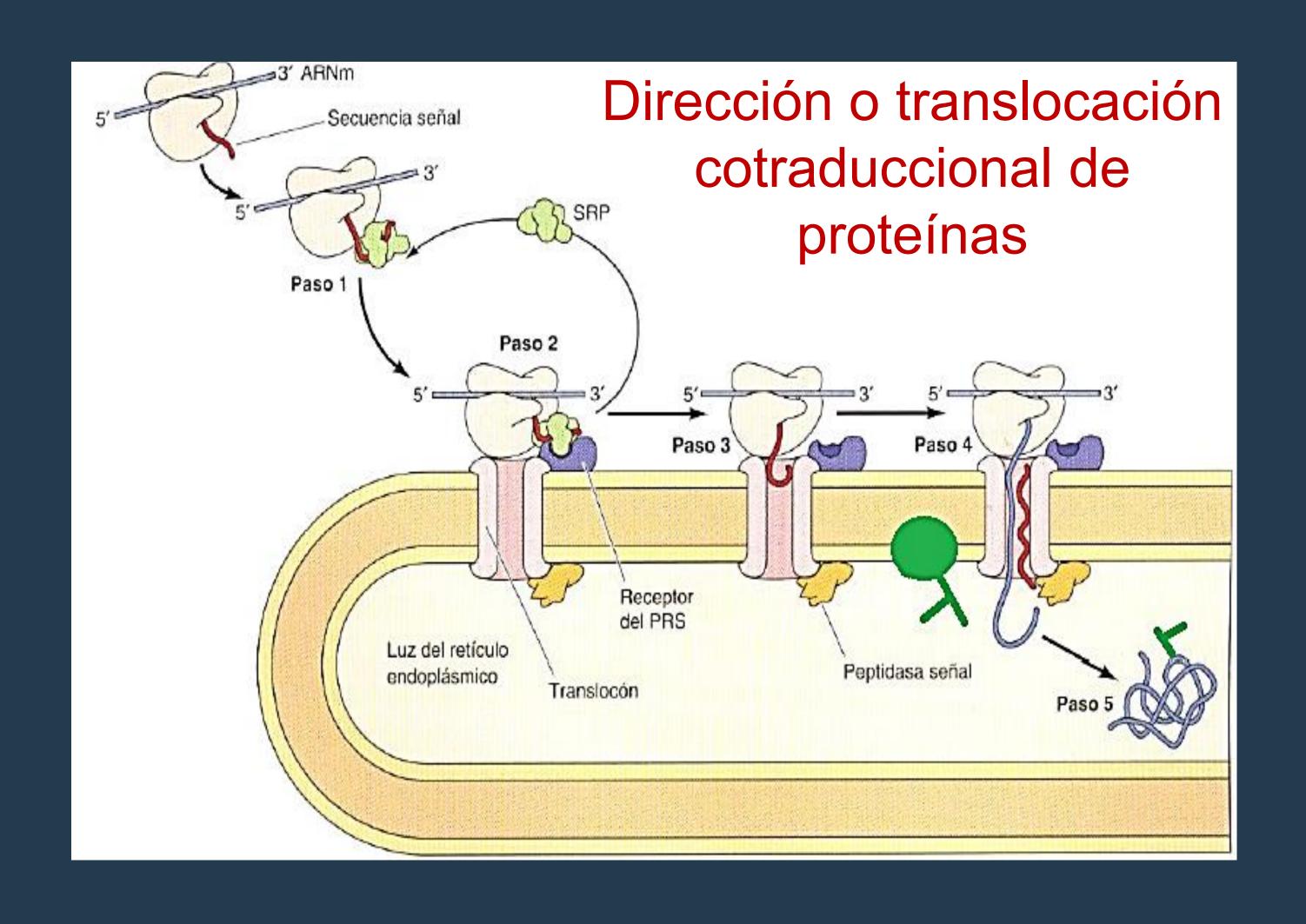
El péptido del sitio P pasa al sitio A y queda libre el ARNt en el sitio P

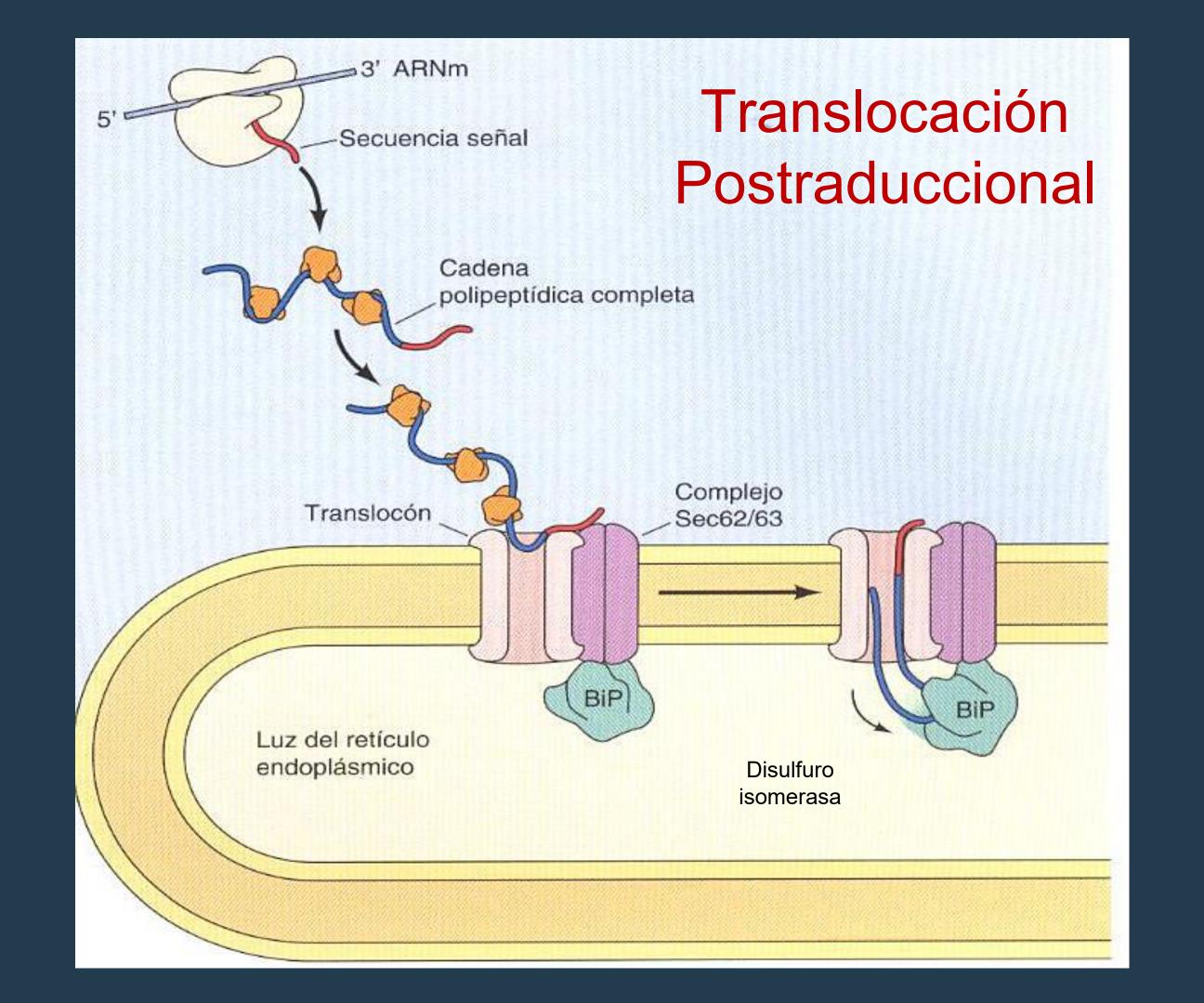
MPT	Función	
Fosforilación	Señalización, activación	
Acetilación	Estabilidad, interacción ADN	
Metilación	Regulación génica	
Acilación, modif. por ácidos grasos	Localización y señalización celular	
Glicosilación	Proteínas excretadas, reconocimiento y señalización celular	
Puentes S-S	Estabilidad de proteínas	
Ubiquitinación	Señal de destrucción	
Sulfatación	Modulador de interacciones	

# Síntesis y modificación postraduccional de Proteínas en el RE Rugoso

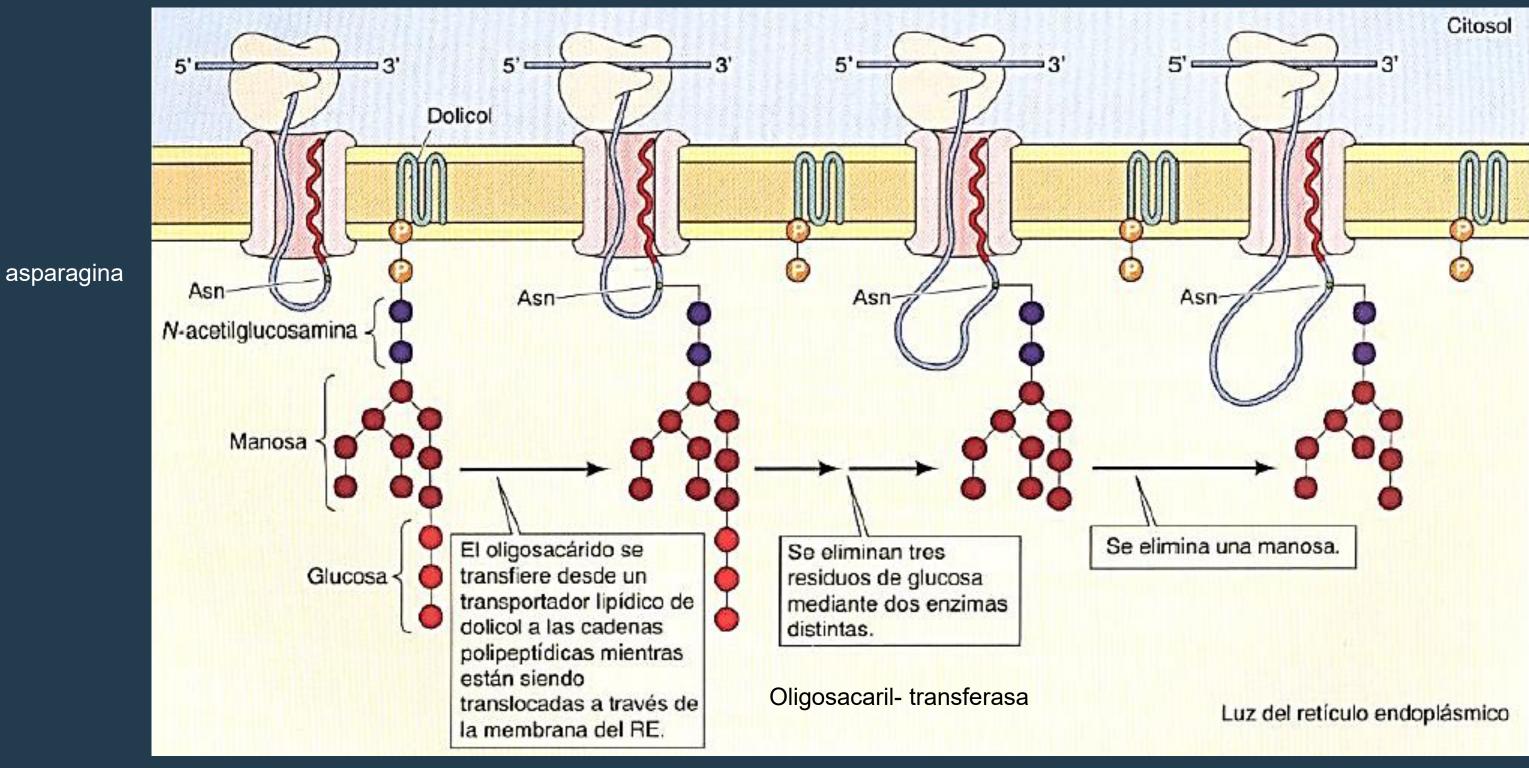






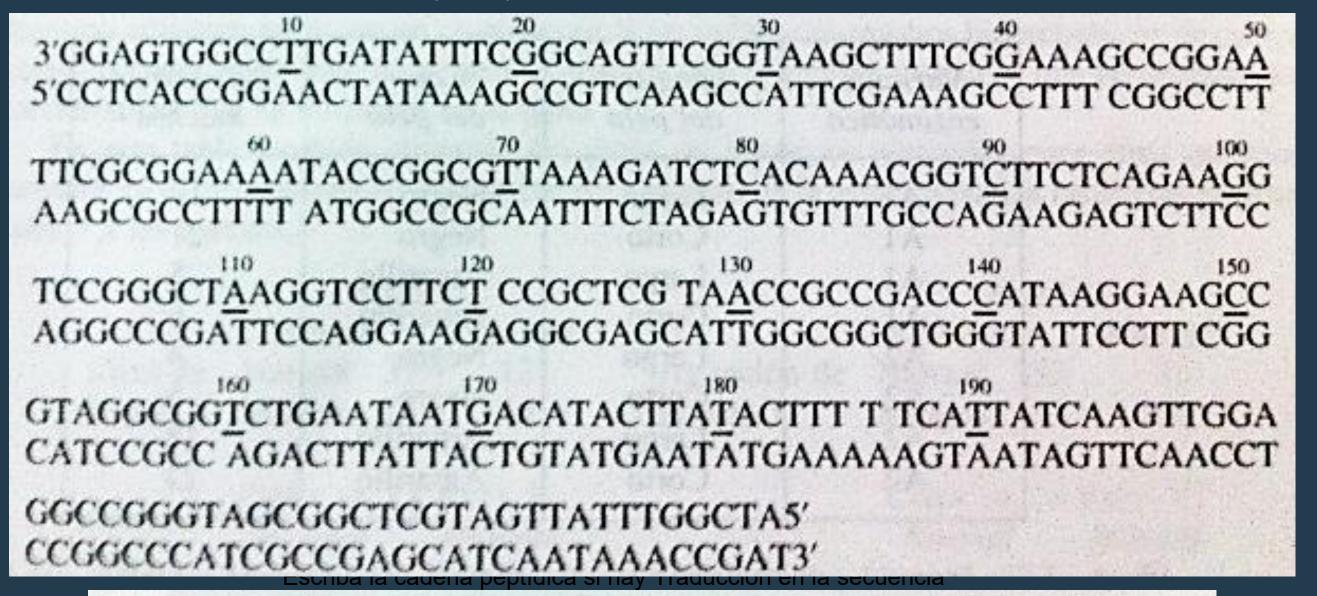


# Glicosilación de Proteínas den el R.E.R



Se ha aislado un gen eucariótico, cuya secuencia se indica a continuación. También se ha identificado y secuenciado el polipéptido codificado por dicho gen. Comparando ambas secuencias:

- a) Indicar las secuencias que componen dicho gen, indicando el papel o la función de cada una de ellas.
- b) Si se producen las siguientes mutaciones ¿cuáles serían las consecuencias en el polipéptido? Sustitución de par de bases 77 (T-A) por el par A-T. –Deleción por el par de bases 100.



Secuencia polipeptídica

NH<sub>2</sub>-met-ala-ala-ile-ser-arg-val-phe-ala-arg-arg-glu-glu-ala-ser-ile-gly-gly-trp-thr-tyr-tyr-cys-met-asn-met-lys-lys-COOH

Se ha aislado un gen eucariótico, cuya secuencia se indica a continuación. También se ha identificado y secuenciado el polipéptido codificado por dicho gen. Comparando ambas secuencias:

- a) Indicar las secuencias que componen dicho gen, indicando el papel o la función de cada una de ellas.
- b) Si se producen las siguientes mutaciones ¿cuáles serían las consecuencias en el polipéptido? Sustitución de par de bases 77 (T-A) por el par A-T. –Deleción por el par de bases 100.



Mutación sin sentido

Secuencia polipeptídica

NH<sub>2</sub>-met-ala-ala-ile-ser-arg-val-phe-ala-arg-arg-glu-glu-ala-ser-ile-gly-gly-trp-thr-tyr-tyr-cys-met-asn-met-lys-lys-COOH