Bioinformática Introducción

Rodrigo Santamaría

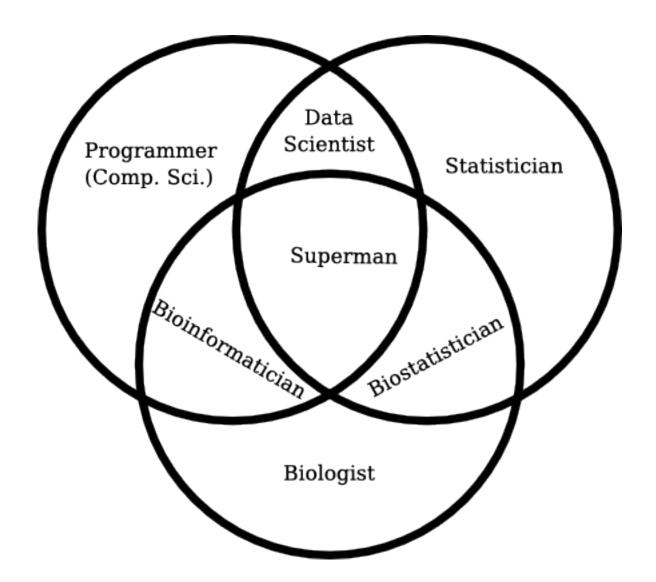
Introducción

- Bioinformática: ¿qué es?
 - Actores
- Biología básica
 - Genomas
 - Genes

Bioinformática: ¿qué es? Actores

Bioinformática

- Aplicación de métodos informáticos para analizar datos biológicos
 - Término difuso
 - <u>Uso</u> de métodos
 - Implementación de métodos
 - <u>Diseño</u> de métodos
 - Área interdisciplinar:
 - Biología
 - Ciencia de la computación
 - Estadística



Introducción

- Bioinformática: ¿qué es?
 - Actores
- Biología básica
 - Genomas
 - Genes

Biología básica: Genomas

estructura del DNA cadenas, archivos, funciones y listas

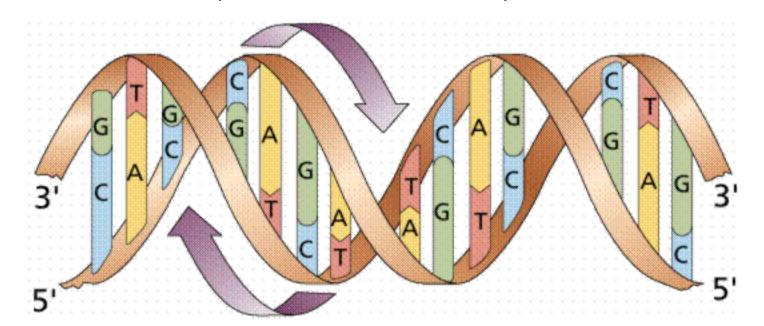
Biología básica

- Para diseñar métodos útiles debemos ser capaces de entender los problemas biológicos
 - Al menos de un modo básico

- La biología básica no es difícil
 - Hay mucha terminología
 - Pero es fundamentalmente descriptiva
 - No hay teoremas o demostraciones complicadas

Genoma

- Material genético de un organismo
 - Codificado como DNA
 - Cadena doble de **nucleótidos** (A, T, C, G)
 - 3' a 5' (antisentido o upstream)
 - 5' a 3' (sentido o downstream)



Python

- Veremos a continuación algunos aspectos de la sintaxis de Python:
 - Tratamiento de cadenas, archivos y listas
 - Estructuración en funciones y bloques
 - Control de flujo

• Chuleta: http://vis.usal.es/rodrigo/documentos/bioinfo/avanzada/pythonCheatsheet.pdf

Cadenas (str)

oric="atcaatgatcaacgtaagcttctaagcatgatcaaggtgctcacacagtttatccacaacctgagtggatg
acatcaagataggtcgttgtatctccttcctctcgtactctcatgaccacggaaagatgatcaagagaggatgattt
cttggccatatcgcaatgaatacttgtgacttgtgcttccaattgacatcttcagcgccatattgcgctggccaagg
tgacggagcgggattacgaaagcatgatcatggctgttgttctgtttatcttgttttgactgagacttgttaggata
gacggtttttcatcactgactagccaaagccttactctgcctgacatcgaccgtaaattgataatgaatttacatgc
ttccgcgacgatttacctcttgatcatcgatccgattgaagatcttcaattgttaattctcttgcctcgactcatag
ccatgatgagctcttgatcatgtttccttaaccctctattttttacggaagaatgatcaagctgctgctcttgatca
tcgtttc"

```
oric #valor
type(oric) #tipo
len(oric) #longitud
oric[3] #acceso
oric[0] #ojo con el comienzo y fin
oric[len(oric)]
```

oric[3:7] #acceso a intervalo

oric contiene la secuencia de nucleótidos que indica un **origen de replicación** en *Vibrio cholerae*, la bacteria patógena que causa el cólera

Curiosamente, iremos viendo cómo los orígenes de replicación se pueden descubrir mediante un ordenador, sin necesidad del laboratorio!

Archivos

- Como os imaginaréis, no es operativo copiar y pegar toda la secuencia de un genoma* en el programa
 - Recurrimos a la lectura de archivos

```
f=open("/home/rodri/data/genomas/Vibrio_cholerae.txt", "r")
vc=f.readlines() #lee las líneas del archivo a una lista
vc=vc[0] #el fichero de genoma sólo tiene una línea
len(vc[0]) #(muy larga, claro)
#vc #No se os ocurra mostrarla por pantalla, es enooorme!
f.close() #Cuando salís de casa, cerrad con llave
```

^{*}Podéis encontrar varias secuencias de genomas completos aquí: http://vis.usal.es/rodrigo/documentos/bioinfo/avanzada/genomas

Archivos FASTA

- Formato común para almacenar secuencias de nucleótidos
 - Cada secuencia corresponde a dos líneas

- Ejemplo:
 - http://vis.usal.es/rodrigo/documentos/bioinfo/avanzada/datos/oric.txt

Funciones

Sintaxis

```
#Conviene añadir una descripción
def nombreFuncion(argumentos):
    linea1
...
linea n
return valor
```

```
#añade el IVA 'normal'
def aplicarIVA(factura):
   factura *=1.21
   print(factura)
   return factura
```

- OJO: en Python no tenemos llaves, se usa el sangrado para determinar que el código está dentro de la función
 - Será igual para los bloques if, for, while, etc.

Funciones (II)

Llamada a funciones

```
factura=aplicarIVA(35.50)
print(factura)

factura=aplicarIVA() #dará un error ya que 'espera' un argumento
```

- Podemos definir y usar varios argumentos, separados por comas, o no poner ninguno
- Podemos añadir valor por defecto a un argumento

```
def aplicarIVA(factura=10):
```

Bloques de código

- Para organizar vuestro código de la asignatura recomiendo:
 - 1. Crear un archivo .py por sesión
 - 2. Delimitar cada ejercicio por bloques con #%%
 - Interpretados por Spyder, permite ejecutar todas las líneas de código de un bloque sin ejecutar el archivo entero

```
#%% Este es el bloque 1
blablabla
tralaraliri
....
#%% Este es el bloque 2
....
```

Listas

```
listaVacia=[]
wild_animals=["perezoso", "ornitorrinco", "lemur"]
bonoLoto=[3,0,8,1,4,99]
```

```
len(wild_animals)
wild_animals.append("elefante") #adición al final
len(wild_animals)
```

Listas (II)

```
wild_animals.index("tigre")
wild_animals.insert(3, "gorila") #inserta en posición 3
wild_animals
oric.index("atcg") #también funciona con cadenas!
```

```
wild_animals[1:2] #tomamos el intervalo [1:2)
bonoLoto[2:5]
wild_animals[:3] #si no ponemos nada, hasta inicio o fin
oric[500:] #funciona con cadenas!
```

```
#recorremos la lista elevando al cuadrado cada elemento x
for x in bonoLoto: #aprenderemos más sobre for pronto!
    print(x*x)

for base in oric: #también funciona con cadenas!
    print(base)
```

Control de flujo

- Similar a C/Java
 - Mismas comparaciones (>, <, <=, >=, ==, !=)
 - Operadores booleanos: and, or, not
 - Sin paréntesis → con : al final
 - Sin llaves → con sangrado
 - else...if se contrae a elif

```
if 8 < 9:
    print(";Ocho es menor que nueve!")
elif flipando==True:
    print("OMG: ocho es MAYOR que nueve!")
else:
    print("Falsa alarma, estábamos flipando")</pre>
```

bucle for

Sintaxis:

```
for i in range(10):
   print(i)
```

"Para cada número i de la serie de 0 a 9, imprime i"

 Recuerda que for se puede usar sobre cadenas, listas y diccionarios!

```
for i in coleccion:
   print(i)
```

"Para cada letra/elemento/clave i de la cadena/lista/diccionario coleccion, imprime i"

range

Sintaxis

```
range([start=0], stop, [step=1])
```

- Retorna una lista de números desde start hasta stop-1, con saltos basados en step
- P. ej., para recorrer las posiciones de una lista:
 - range(len(lista));

bucle while

- Recordad que, como pasaba con if:
 - No hay llaves (se usa indentación)
 - La sentencia termina en :
 - for y while no usan paréntesis

```
recuento = 0
while recuento < 5:
   print("Hola, soy un bucle while y el recuento es ", recuento)
   recuento+=1</pre>
```

Ejercicio 1

- Implementar una función complementaria
 - Entrada:
 - seq: secuencia de nucleótidos
 - Retorno: cadena complementaria a seq
- Ejemplo: ACGTTCGT → ACGAACGT
- Prueba:
 - -seq:
 - Tomar como seq los 20 nucleótidos que están en el centro del genoma de V cholerae
 - http://vis.usal.es/rodrigo/documentos/bioinfo/avanzada/genomas/Vibrio_cholerae.txt

La cadena de ADN es doble, de manera que dos secuencias de nucleótidos se entrelazan en base a enlaces químicos.

Los pares de bases A y T por un lado, y G y C por otro, son los que forman los enlaces, de modo que tenemos una secuencia de ADN como:

```
5'...ACGTTCGT...3'
|||||||
3'...TGCAAGCA...5'
```

Es evidente que dada una de las dos secuencias enlazadas, podemos inferir la **cadena complementaria**. Esta estructura en doble hélice es, en última instancia, la responsable de que las células de tu cuerpo se multipliquen!

Introducción

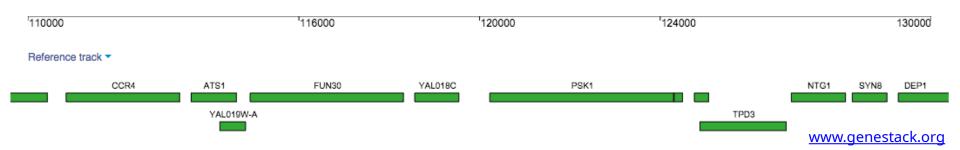
- Bioinformática: ¿qué es?
 - Actores
- Biología básica
 - Genomas
 - Genes

Biología básica: Genes

replicación, orígenes y oriC conjuntos, diccionarios, bucles temporización y gráficas

Genes y Secuencias no codificantes

 El genoma contiene genes y secuencias no codificantes



Un trozo del cromosoma I de *S cerevisiae* (la levadura del pan), en particular los nucleótidos de la posición 11000 a la 13000.

Debajo, los genes conocidos en la cadena 5' a 3' (sentido) y en la 3' a 5' (anti-sentido).

El espacio en ambas cadenas sin genes es secuencia no codificante.

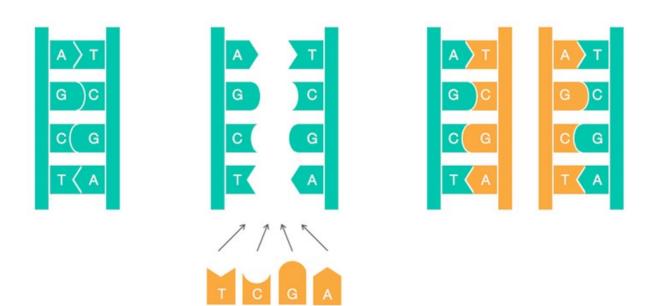
La secuencia no codificante ha sido relativamente ignorada hasta hace poco (a veces se la nombraba como DNA basura o 'junk DNA'), pero se están descubriendo muchas funciones importantes en ella.

Orígenes de replicación

- Un ejemplo de secuencia no codificante clave son los orígenes de replicación (oriC)
- Las aproximaciones experimentales para encontrar *oriC* en una determinada especie consumen mucho tiempo, implicaría ir probando a 'quitar' trozos del genoma al bicho en cuestión hasta que deje de replicarse (así es como los biólogos prueban casi todo: ! mutilando bichos!). Esto hace que, a nivel experimental, *oriC* sólo esté descrito para unas pocas especies.
- Si diseñamos un buen método computacional para encontrar oriC,!
 los biólogos pueden dedicar su tiempo a otras tareas más
 interesantes que cortar bichos!

Replicación

- Es uno de los procesos más importantes de la célula
 - Necesario antes de dividirse, para dar una copia genética a la célula hija



Buscando oriC

- En algunas bacterias como *E coli,* oriC se encuentra en zonas 'ricas en AT'
 - Estas caracterizaciones según la frecuencia de aparición de los nucleótidos es frecuente.

El **contenido en GC** (guanina-citosina) es el porcentaje de bases G + C respecto al total en una secuencia de ADN

Los enlaces GC son más fuertes que los AT (tres enlaces de hidrógeno en vez de dos) y por tanto más resistentes, por ejemplo, a la desnaturalización por temperatura.

El contenido en GC varía entre organismos, desde un 20% en el *Plasmodium falciparum* hasta el 70% en algunas bacterias. De hecho, en estas últimas, a veces se utiliza para clasificarlas (bacterias con alto vs bajo GC)

Conjuntos

 Un conjunto es como una lista, pero no permite repeticiones de elementos

```
conjunto=set()  #un conjunto vacío
conjunto.add("bola8") #añadir un elemento
conjunto

lista=[1,2,4,4]
conjunto.update(lista) #añadir desde lista
```

Diccionarios

- Son como listas, pero a los valores se accede por una clave en vez de por posición (~hash)
- Asignación y acceso

https://worldwildlife.org/species/directory?direction=desc&sort=extinction_status

Diccionarios

Inserción, modificación y borrado

```
wild_animals["sumatran elephant"]=2600
wild_animals["amur leopard"]=23
del wild_animals["amur leopard"] #borrado por clave
```

 Listas, diccionarios y tipos básicos se pueden combinar como queramos

```
#Llévate todo esto cuando salgas de viaje!
inventario={"oro" : 500,
    "zurrón" : ["piedra", "cuerda", "manzana"],
    "morral" : ["daga", "flauta", "manta", "queso"]}
inventario["bolsillo"]=["gema", "pelusa"]
```

Ejercicio 2

- Implementar una función frecuencia
 - Entrada:
 - seq: secuencia de nucleótidos
 - Retorno: diccionario con pares (k,v)=(nucleótido, frecuencia de aparición)
- Ejemplo: ACGTTCGT → {'A':0.125,'C':0.25,'G':0.25,'T':0.375}
- Prueba:
 - seq: Genoma de Vibrio cholerae
 - http://vis.usal.es/rodrigo/documentos/bioinfo/avanzada/genomas/Vibrio_cholerae.txt

2 puntos

Ejercicio 3

- Implementar una función GCcontent
 - Entrada:
 - path: ruta a un fichero en formato FASTA
 - Retorno: porcentaje con el contenido en GC
 promedio de todas las secuencias en file
- Ejemplo:
 - Candida_albicans_SC5314.fasta 1,2 → 0.350689487893

¹Recordad que tenemos los archivos de genomas aquí: http://vis.usal.es/rodrigo/documentos/bioinfo/avanzada/genomas

²NOTA: Podéis observar que en la secuencia hay algunos nucleótidos 'raros' tales como R, Y o N. Nada que ver con A,T,C,G. Para este ejercicio los obviaremos, pero se refieren a puntos donde la secuencia no está clara y se duda entre dos o más nucleótidos (ver http://www.bioinformatics.org/sms/iupac.html)

Ejercicio 3

• Prueba

- El contenido en GC de algunas bacterias es muy alto. Sin embargo, el parásito de la malaria tiene un contenido en GC muy bajo
 - https://en.wikipedia.org/wiki/GC-content#Application in systematics
- Comprobad que los datos de la Wikipedia respecto a estos porcentajes son correctos
 - Prueba:
 - ruta: ruta al archivo fasta de P falciparum*
 - Otra prueba (*no* para el test):
 - ruta: ruta al archivo fasta de S coelicolor*

^{*}Los tenéis en la misma url que *C albicans*, pero una búsqueda web por 'P falciparum FASTA' retorna como primera ocurrencia la página Ensembl Genomes, encargada de hacer públicas todas las secuencias genómicas de distintos organismos

Cronometrando

```
import time
t0=time.clock()
[...] #órdenes a cronometrar
print(time.clock()-t0) #resultado en segundos
```

Los problemas bioinformáticos suelen ser cosa fina. Requieren mucha memoria y capacidad de cálculo. Por eso es muy importante monitorizar nuestro código, para detectar las zonas más lentas y optimizarlas.

Esto va a ser especialmente importante si tratamos con genomas completos o muchas secuencias, o si utilizamos procedimientos algorítmicos complejos.

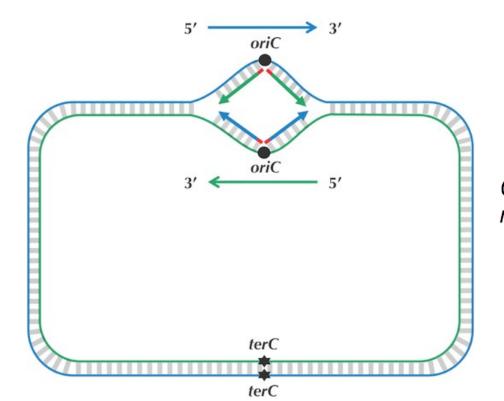
¿Cuánto tarda en ejecutar tu código el ejercicio anterior? ¿Hay diferencias respecto a cada organismo?

Buscando oriC (II)

- Todo esto es muy bonito, pero lo cierto es que el conocimiento de que oriC es rico en AT (en algunas bacterias) es algo que sabemos ahora
 - Para llegar a eso, ¡primero tenemos que ubicar oriC en el genoma!
- Vamos a necesitar un cursillo rápido de cómo funciona la replicación

Apertura del genoma

 DNA polimerasa: enzima que va 'añadiendo nucleótidos' complementarios a una cadena simple de ADN

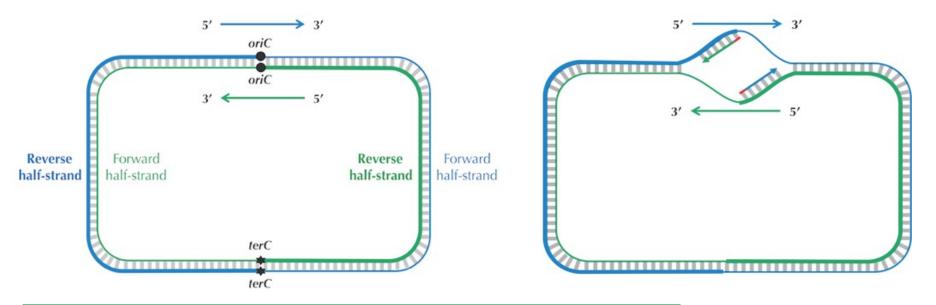


Cuatro DNA polimerasas (rojo) replicando el genoma desde oriC

... no del todo correcto

Asimetría en la replicación

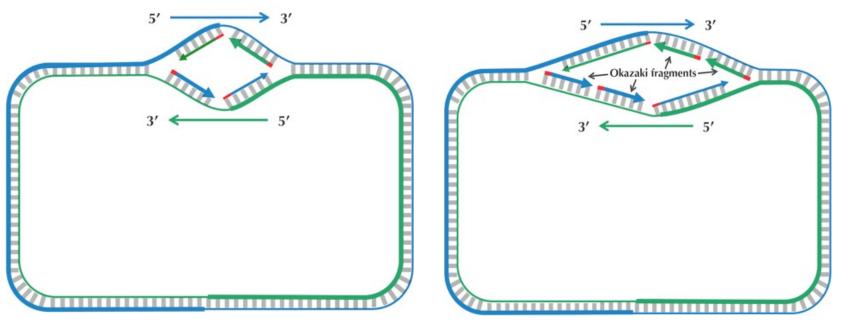
 La DNA polimerasa sólo puede añadir nucleótidos en el sentido 3' → 5' (reverse*)



*El sentido de la transcripción es del extremo 5' al 3', a veces denominado positivo, downstream, forward o 'sentido', siendo el sentido 3' a 5' el negativo, upstream, reverse o antisentido. 5' y 3' se refieren a la posición del carbono dentro del anillo riboso, al quinto carbono se adhiere el grupo fostafo, mientras que al tercero se adjunta el grupo hidroxilo.

Asimetría en la replicación (II)

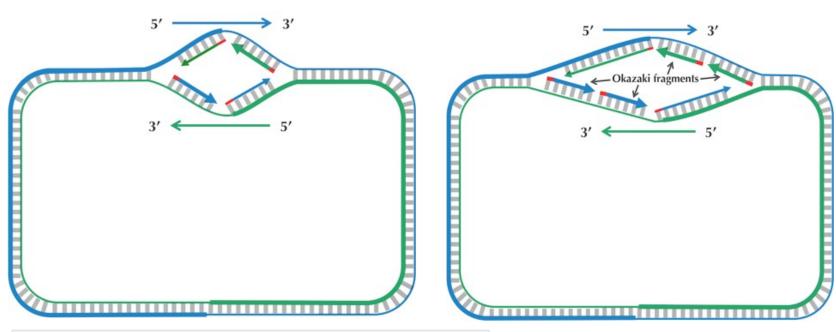
- El sentido 5'→3' (forward) se replica 'hacia atrás' cuando la cadena se ha abierto un poco
 - Trocito a trocito (fragmentos de Okazaki)



Deaminación

- La cadena 'inversa' tiene que esperar un poco hasta que puede replicarse
 - Es decir, pasa más tiempo como cadena 'simple'
 - Es más fácil que sufra mutaciones
 - En particular, un proceso llamado deaminación (mutación de C en T) es 100 veces más probable en cadenas simples que en dobles
- Una mitad de nuestras secuencia se habrá replicado de manera normal y la otra mediante fragmentos de Okazaki
 - Es decir, una mitad de la secuencia tendrá muchas más posibilidades de sufrir deaminación

Buscando oriC con la deaminación



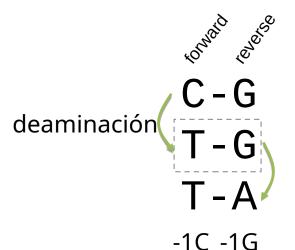
Entire strand 42741	9 41324	1 /01/09	
Entire Strand 42/41		1 491400	491363
Reverse half-strand 21951	8 201634	4 243963	246641
Forward half-strand 20790	1 211607	7 247525	244722
Difference +1161	7 -9973	-3562	-1919

de nucleótidos en Thermotoga petrophila

Efectivamente, tenemos menos C en la secuencia *forward*, que se mantiene simple durante un tiempo

¿Pero, no deberíamos tener en dicha secuencia más T en lugar de más G?

Arreglando la deaminación



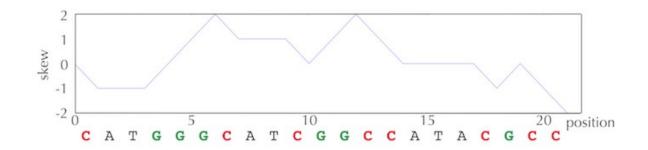
este emparejamiento es incorrecto una 2ª ronda de la DNA polimerasa lo arregla

	С	G	Α	Т
Entire strand	427419	413241	491488	491363
Reverse half-strand	219518	201634	243963	246641
Forward half-strand	207901	211607	247525	244722
Difference	+11617	-9973	-3562	-1919

de nucleótidos en Thermotoga petrophila

Ejercicio

- Implementar la función skew:
 - entrada: seq (cadena de ADN)
 - salida: lista numérica que comienza en 0 y va variando en +1 cuando encontremos una G y en -1 cuando encontremos una C



Ejercicio 4

- Implementar la función minSkew:
 - entrada: seq (cadena de ADN)
 - salida: posiciones de seq donde el skew tiene un valor mínimo
- Ejemplo:
 - entrada:
 - TAAAGACTGCCGAGAGGCCAACACGAGTGCTAGAACGAGGGGCGTAAACGCGGGTCCGAT
 - salida: 11, 24
- Prueba: E coli *

Dibujando

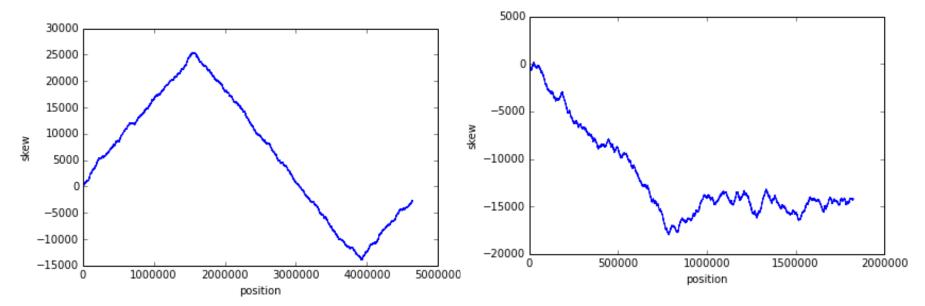
```
import matplotlib.pyplot as plt

plt.plot(lista, "titulo") #datos a dibujar y título
plt.xlabel("etiquetaX") #etiquetas en los ejes X e Y
plt.ylabel("etiquetaY")
plt.show() #hasta este punto no se dibuja
```

Para que funcionen en Spyder hay que activar el soporte en *Herramientas/Preferencias/Terminal de IPython/Gráficas* Más información sobre gráficas en http://matplotlib.org/api/pyplot api.html

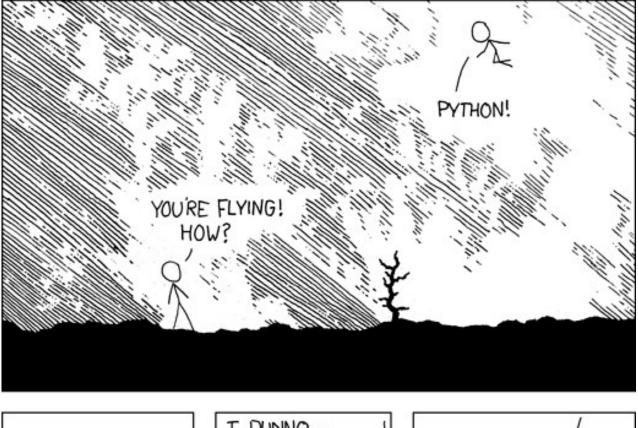
Podemos dibujar la función skew para distintos organismos y visualizar este fenómeno de la deaminación y la posición de los OriC en los mínimos que aparezcan.

Dibújalos para *V cholerae*, *E coli* y *T petrophila*... ¡a ver qué ocurre!



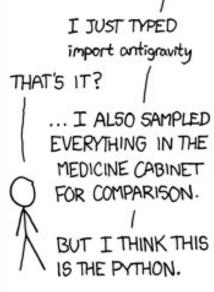
Escherichia coli

Thermotoga petrophila









http://xkcd.com/353/