# Simulación de Acoplamiento Molecular utilizando AutoDock

**Tutorial** 

## Descargar programas:



#### Interfaz Gráfica

**MGLTools**: Es un software desarrollado en el Laboratorio de Gráfica Molecular (MGL) para visualización y análisis de estructuras moleculares. <a href="http://mgltools.scripps.edu/downloads">http://mgltools.scripps.edu/downloads</a>



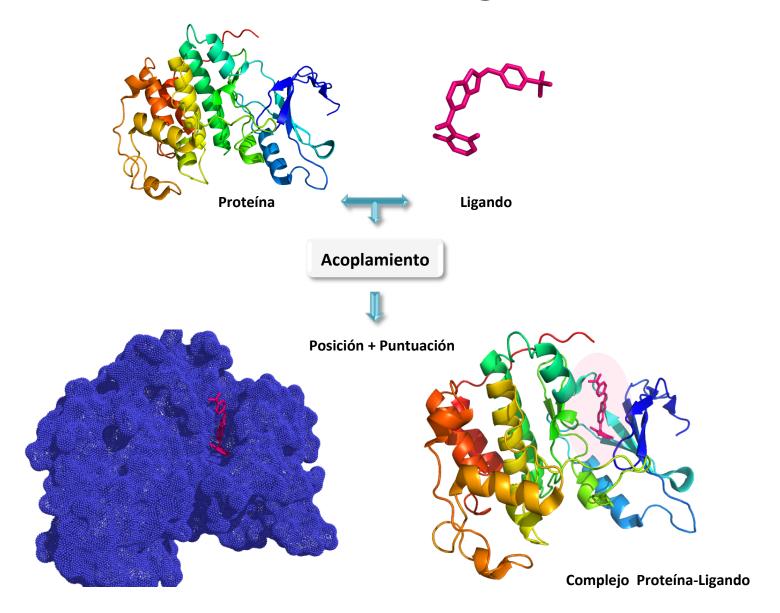
#### **Ejecutables**

**autogrid4:** Realiza el cálculo de las grillas que describen el sitio de unión del ligando.

**autodock4**: Realiza el cálculo de acoplamiento (docking) entre un ligando y una proteína target.

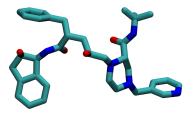
http://autodock.scripps.edu/downloads/autodock-registration/autodock-4-2-download-page/

### Simulación de Docking Molecular



## Práctico de Docking

Ligando



El indinavir es un antiretroviral del grupo de los inhibidores enzimáticos de la proteasa; y es utilizado en la terapia antiretroviral altamente supresiva de adultos y de pacientes pediátricos con infección por VIH-1 y enfermos de sida. El indinavir inhibe a la enzima proteasa, encargada de la formación y maduración del virus, con lo que se evita la replicación viral.



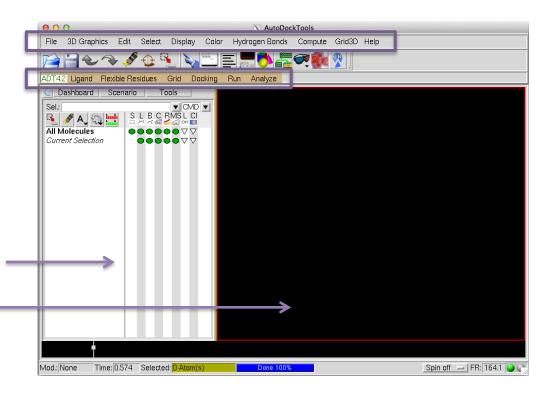
### AutoDockTools (ADT)

A.- En la parte superior hay menús que acceden a las diferentes funciones de ADT, el visualizador molecular, incluyendo la capacidad de leer y escribir archivos de coordenadas, crear imágenes, modificar, etc.

**B.-** Una fila de botones de acceso rápido a las funciones de AutoDock.

**C.-** La sección de manipulación del visualizador.

D.- La ventana de visualización.



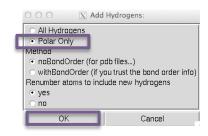
### Preparar la Proteína

#### 1.- Cargar la proteína:

File  $\rightarrow$  Read Molecule (Seleccionar el archivo proteina.pdb, y presione Open).

#### 2.- Añadir Hidrógenos:

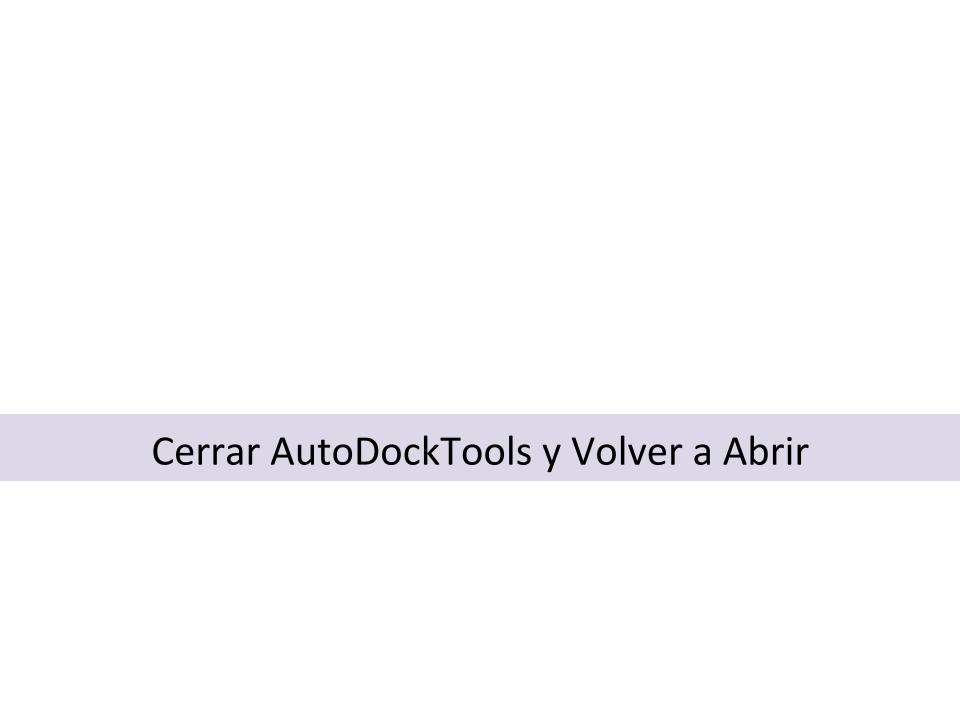
Edit → Hydrogens → Add (Solo los H polares)



#### 3.- Agregar carga atómica:

Grid → Macromolecule → Choose → proteina.pdb (Guardar la proteína en formato PDBQT: proteina.pdbqt)





### Preparar el Ligando

#### 1.- Cargar el ligando:

File → Read Molecule (seleccionar el archivo ligando.pdb, y presione Open).

2.- Añadir Hidrógenos:

Edit → Hydrogens → Add



3.- Agregar carga atómica:

Ligand → Input → Choose





### Preparar el Ligando

4.- Seleccionar los segmentos a rotar:

Ligand → Torsion Tree → Detect Root

5.- Se elige el árbol de torsión:

Ligand → Torsion Tree → Choose Torsion (Luego seleccionamos Done)

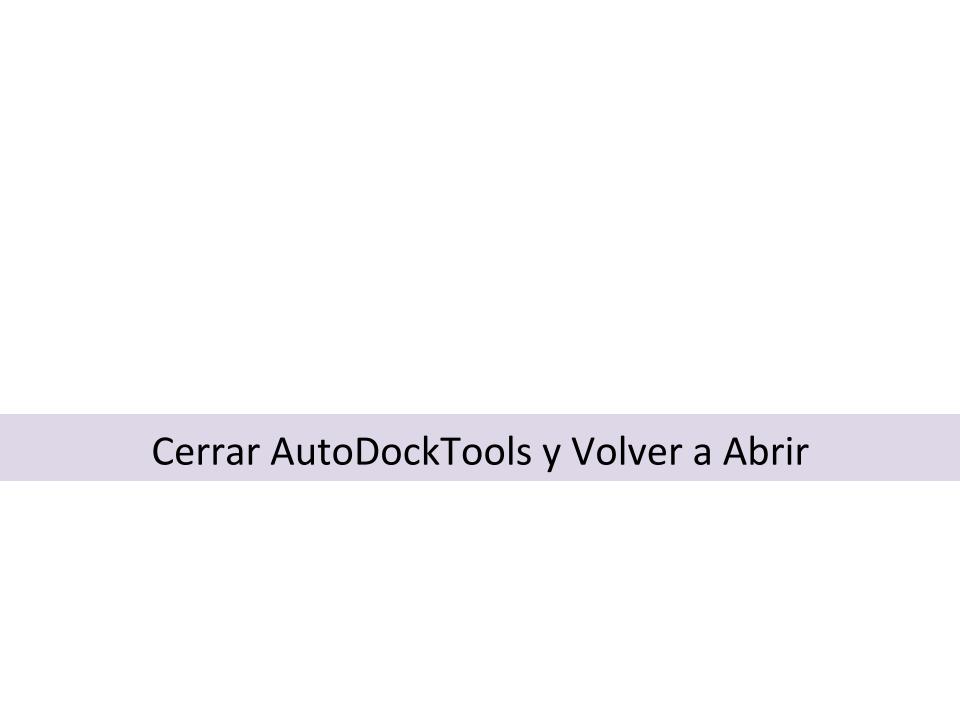
Si quisiéramos introducir el número de torsiones nosotros seleccionamos en:

Ligand → Torsion Tree → Set Number of Torsions...



6.- Guardamos el ligando preparado:

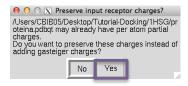
Ligand → Output → Save as PDBQT (Guardar el ligando en formato PDBQT: ligando.pdbqt)



## Definir el espacio de búsqueda

1.- Cargar la Proteína:

Grid → Macromolecule → Open (cargar proteina.pdbqt)





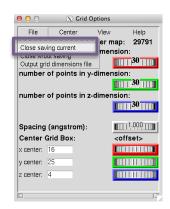
2.- Generar la lista de propiedades de cada átomo del ligando:

Grid → Set Map Types → Open Ligand (selectionar el archivo ligando.pdbqt)

3.- Definir el espacio de búsqueda:

Grid → Grid Box (cambiar parámetros, guardar y fcerrar)

Centre la caja en la posición (x,y,z) = (16,25,4) que corresponde al sitio activo de esta enzima y la dimensión en puntos como 30, 30, 30 con un espaciado de 1 Å. Este tamaño y espaciado disminuye el tiempo de cálculo, pero se recomienda un espaciado de 0.375 Å.



### Definir el espacio de búsqueda

4.- Guardar los parámetros de la grilla:

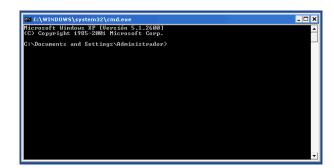
 $Grid \rightarrow Output \rightarrow Save GPF (guardar grilla.gpf)$ 

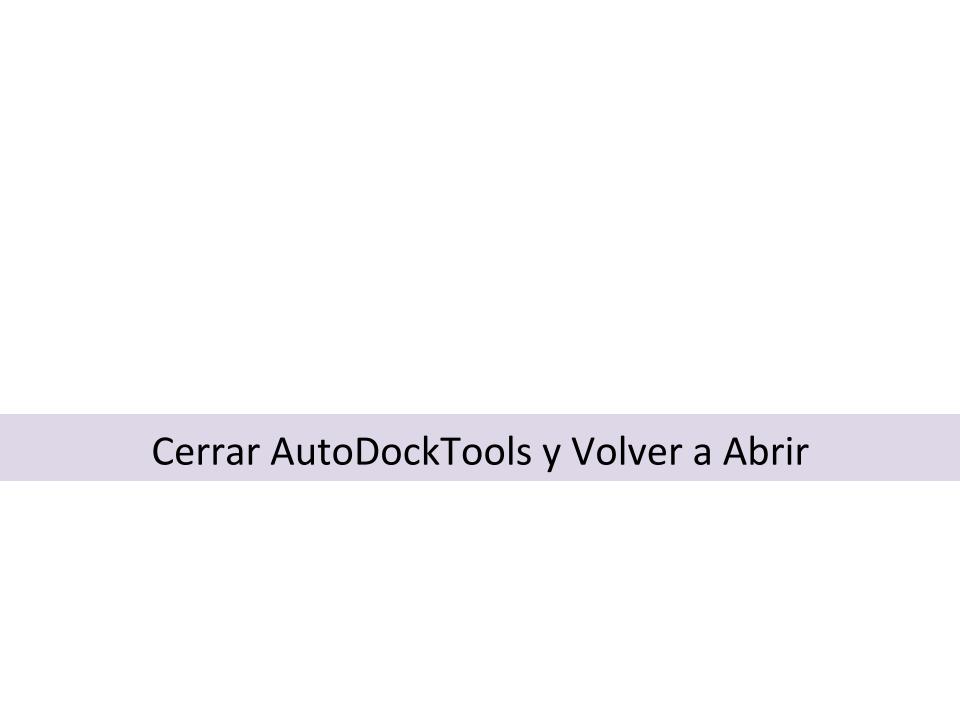
5.- Correr cálculo de la grilla por consola de windows:

autogrid4.exe -p grilla.gpf -l grilla.glg &

\*Al finalizar saldrá: autogrid4: Successful Completion.







## Preparar archivos del Docking

#### 1.- Cargar la proteína:

Docking → Macromolecule → Select Rigid Filename (cargar proteina.pdbqt)

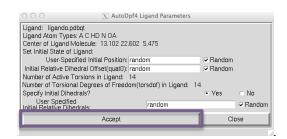
#### 2.- Cargar el ligando:

File → Read Molecule (seleccionar el archivo ligando.pdbqt)

#### 3.- Seleccionar el ligando:

Docking → Ligand → Choose

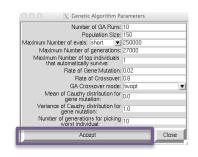




## Preparar archivos del Docking

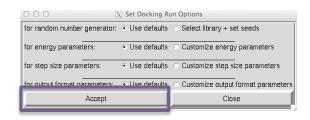
4.- Establecer los parámetros de búsqueda:

Docking → Search Parameters → Genetic Algorithm



5.- Definir los parámetros iniciales del docking:

Docking → Docking Parameters... (aceptar por defecto)



6.- Guardar los parámetros:

Docking → Output → Lamarckian GA (guardar docking.dpf)

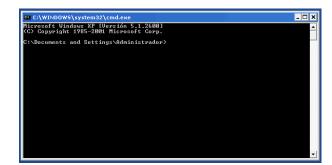
### Preparar archivos del Docking

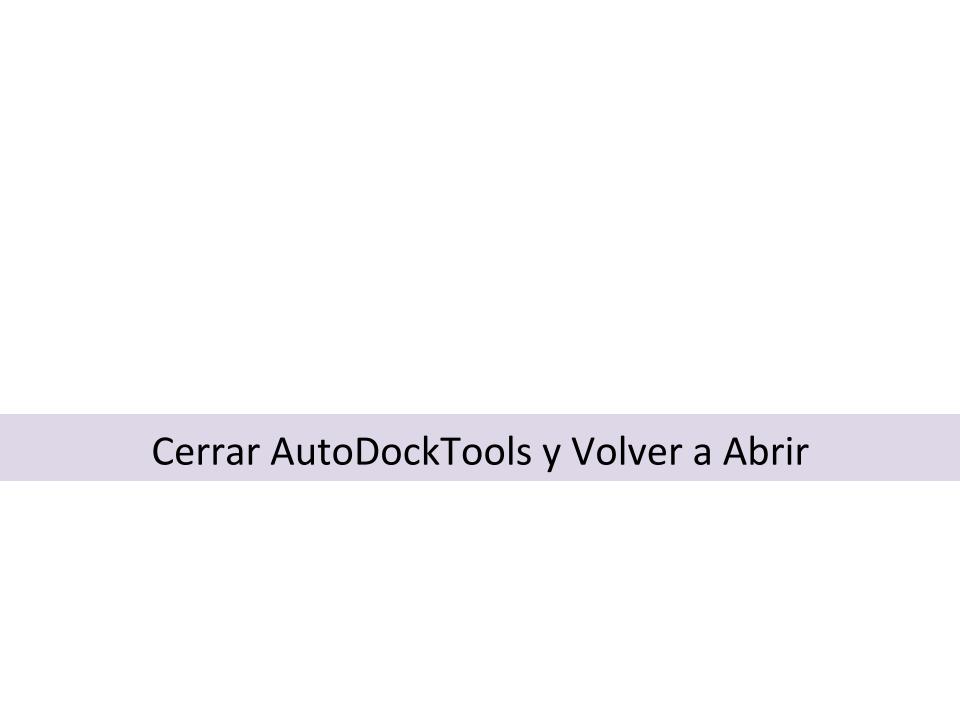
7.- Correr cálculo del docking por consola de windows:

autodock4.exe -p docking.dpf -l docking.dlg &



\*Al finalizar saldrá: autodock4: Successful Completion.





### Análisis de resultados

Necesitamos 3 archivos para visualizar los resultados:

proteina.pdbqt (Estructura cristal del la proteína)

ligando.pdbqt (En este caso es el ligando cristalográfico)

docking.dlg (Resultado del docking)

#### 1.- Cargar el resultado:

Analyze → Docking → Open (abrir archivo: docking.dlg)

Analyze → Conformations → Load

Analyze  $\rightarrow$  Conformations  $\rightarrow$  Play





#### 2.- Cargar proteína y ligando cristal:

Grid → Macromolecule → Open (cargar proteina.pdbqt)

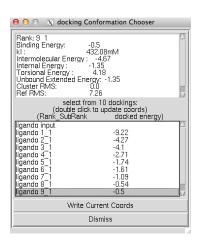
Grid → Macromolecule → Open (cargar ligando.pdbqt)

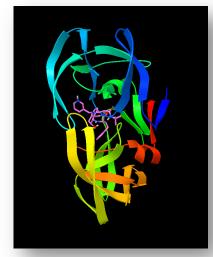
### Análisis de resultados

Las energías mostradas corresponde a la **energía de unión** (Binding Energy), la cual corresponde a la suma de las energías intramoleculares, torsional e interna.

**K**<sub>i</sub> es la constante de disociación para el ligando, calculada a partir de la energía de unión obtenida para la configuración seleccionada.

**Ref RMS** es la raíz cuadrada de la raíz media de las diferencias entre las coordenadas de la conformación seleccionada y una utilizada como referencia en el clúster de conformaciones.





### Actividad Práctica

#### Cada alumno deberá:

- 1- Realizar una búsqueda bibliográfica acerca de la proteína y el ligando para identificar el sitio de unión y función de la proteína.
- 2- Analizar las interacciones del ligando en el sitio de unión de la proteína, identificando los aminoácidos del entorno y comparando las energías de unión obtenidas. Discutir los resultados. (Se puede utilizar MGLTools o VMD para visualizar).
- 3- Conclusión del trabajo.
- 4- Enviar adjunto los archivos de resultados de este tutorial.

**IMPORTANTE**: Todos estos puntos deben ser enviados en un documento PDF (máximo 3 hojas) al correo: <a href="mailto:bioinformatica.unab2016@gmail.com">bioinformatica.unab2016@gmail.com</a> a más tardar el día Jueves 18 de Agosto hasta las 23:59 hrs.