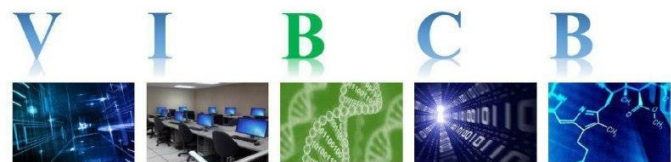


# داکینگ مولکولی

امروزه روش های محاسباتی **computational methods** یک جز جدا نشدنی در پروسه های طراحی داروهستند. استفاده از این روش ها باعث کاهش هزینه و زمان طراحی دارو می گردد. این تکنیک ها همچنین به طور گسترده در شاخه های مختلف مرتبط با علوم پایه، زیستی و پزشکی توسط محققان مورد استفاده قرار می گیرد. از میان روش های متعدد محاسباتی، یکی از پر استفاده ترین تکنیک ها چه در علوم مختلف و چه در صنایع مرتبط با داروسازی، تکنیک داکینگ مولکولی است.

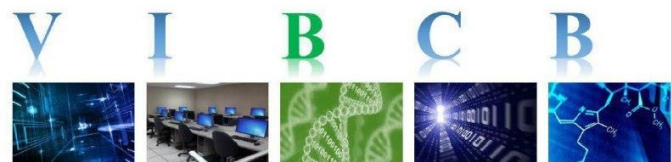
داکینگ مولکولی عبارت است از پیش بینی نحوه اتصال یک لیگاند در درون جایگاه فعالی یک گیرنده با استفاده از الگوریتم های کامپیوتری. این تکنیک، برای بررسی نحوه بر همکنش های بین مولکولهای کوچک با ماکرومولکول هایی مانند پروتئین ها و اسید های نوکلئیک به عنوان گیرنده و یا بر همکنش بین ماکرومولکول های مختلف به کار گرفته می شود که برای هر یک از آنها نرم افزارهای مختلفی وجود دارد.



برای انجام داکینگ چنانچه در ساختار گیرنده و جایگاه فعال آن شناخته شده باشد کار داکینگ آسان تر انجام می گردد. در غیر این صورت باید با روشهای مختلف مدل بندی مولکولی که در دسترس می باشند ساختار گیرنده و جایگاه فعال آن پیش بینی گشته و سپس داکینگ انجام بگیرد.

فرایند داکینگ شامل مراحل بررسی نحوه جهت گیرنده و نحوه برهمکنش لیگاند در جایگاه اتصال روی گیرنده سپس امتیاز دهی برای رتبه بندی تمامی حالت های پیش بینی نحوه قرار گیری لیگاند (کانفورماسیون ها) در جایگاه اتصال می باشند. در واقع در نرم افزارهای داکینگ از یکی از الگوریتم های کامپیوتری برای جستجوی انواع حالت های ممکن نحوه قرار گیری لیگاند در جایگاه اتصال استفاده می شود که بر حسب نوع نرم افزار می تواند متفاوت باشد. روش های جستجو برای بررسی انواع حالات ممکن قرار گیری لیگاند می توانند روش های سیستمیک و یا روشهای تصادفی (مانند الگوریتم های ژنتیک و مونت کارلو) باشند.

نحوه امتیاز بندی کانفورماسیون های ایجاد شده و رتبه بندی نیز بر حسب نوع نرم افزار متفاوت بوده و می تواند بر حسب انرژی اتصال یا مبنای عددی دیگر بیان شود.

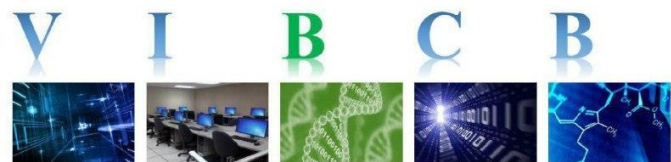


دربیشتر نرم افزارهای داکینگ معمولاً لیگاند در طول پروسه داکینگ به صورت انعطاف پذیر (Flexilbe) و جایگاه اتصال روی گیرنده به صورت غیر قابل انعطاف (Rigid) در نظر گرفته می شود. هرچند در برخی از نرم افزارها امکان انعطاف پذیر جایگاه اتصال روی گیرنده نیز وجود دارد که این زمان محاسبه را افزایش می دهد. در برخی نرم افزارها نیز هم لیگاند و هم جایگاه اتصال روی گیرنده هر دو به صورت غیر قابل انعطاف در نظر گرفته می شوند.

به طور کلی در نرم افزارهای داکینگ مراحل به طور کلی شامل آماده سازی ساختار لیگاند و گیرنده، حذف مولکولهای آب از ساختارگیرنده، اضافه نمودن هیدروژن به ساختار گیرنده، تصحیح نوع پیوند و اتم ها، مشخص کردن جایگاه اتصال روی گیرنده، تعیین پارمترهای داکینگ، انجام داکینگ و در نهایت آنالیز داده های حاصل با خود نرم افزار یا نرم افزارهای گرافیکی دیگر می باشد.

در نرم افزارهای مختلف لزوماً همه مراحل وجود نداشته و نیز مراحل لزوماً با همان شباهت ندارند. امروزه نرم افزارهای متعددی برای داکینگ در دسترس هستند که هر کدام کاربرد و کارایی های مختص به خود را دارند. نرم افزارها می توانند به صورت رایگان یا به صورت تجاری و پرداخت هزینه در دسترس باشند. لیست کلی از نرم افزارها در لینک زیر قابل دسترسی است.

[https://en.m.wikipedia.org/wiki/List\\_of\\_protein-ligand\\_docking\\_software](https://en.m.wikipedia.org/wiki/List_of_protein-ligand_docking_software)



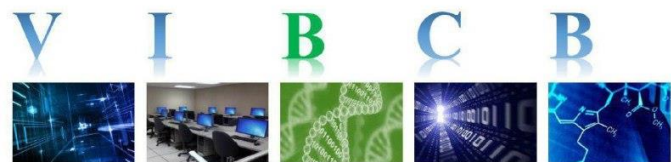
یکی از کاربردی ترین، پر استفاده ترین و پر استناد ترین نرم افزارها برای انجام داکینگ مولکولی برنامه اتوداک Autodock است. این نرم افزار به صورت رایگان برای استفاده همگانی در اختیار همه قرار دارد.

برای انجام داکینگ با این نرم افزار لازم است نرم افزارهای Autodock tools (ADT) و Autogrid نیز به همراه برنامه اتوداک نصب شود که از آن برای آماده سازی فایل ها و پارمترهای لازم برای انجام داکینگ و نیز مشاهده نتایج می توان استفاده کرد.

نرم افزارها از آدرس زیر قابل دانلود می باشند.

<http://autodock.scripps.edu/downloads>

هدف از این فایل آموزشی، انجام داکینگ مولکولی به صورت مرحله به مرحله با نرم افزار نصب شده در سیستم عامل لینوکس می باشد. برای سهولت، فایل دانلود شده این نرم افزارها برای سیستم عامل لینوکس در کانال قرار داده شده است.





## navigation

- [Home](#)
- [Downloads](#)
- [Resources](#)
- [FAQs & Help](#)
- [Forum](#)
- [Contact](#)
- [How do I get started with AutoDock?](#)

## Download Instructions

by [ajillet](#) — last modified 2011-10-04 14:24





Contributors: Sarigs Dallakyan, Michael E. Pique, Ruth Huey, Oleg Trott and Stefano Forli.

### Instructions on how to download ADT & AutoDock.

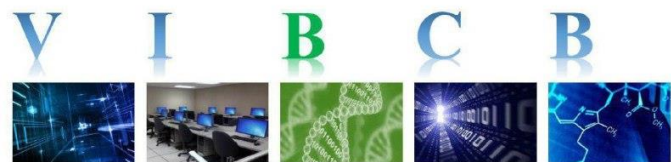
ADT, AutoDock 4 and AutoDock Vina are distributed under different licenses, so for:

**AutoDock 4.2** Please fill out this [registration form](#) or [proceed to download page](#).**AutoDock Vina** Download [here](#) (No registration required)**ADT** Please follow these [instructions](#).**PyRx** Virtual Screening software for Computer-Aided Drug Design.**Raccoon** Graphical interface for preparing AutoDock virtual screenings.**AutoDock 4.0** Please fill out this [registration form](#).[AutoDock 3](#)

- Don't forget to download the latest version of [ADT](#) (version 1.4.5 or higher is recommended for AutoDock 4). This graphical user interface will really help you set up and analyse your dockings.
- Check out the [Frequently Asked Questions](#), [How-tos](#) and [Tutorials](#) to help you get started.
- If you find any bugs, please use our [Bugzilla](#) system to report them.

news
 <b>AutoDock4.2.6</b> 2014-08-04
 <b>AutoDock4.2.5.1</b> 2013-01-03
 AutoDock Vina now has an FAQ 2011-02-18
 AutoDock Vina is now Open Source 2010-04-20
 Tutorial section has been updated 2010-02-25
<a href="#">More news...</a>

October 2017						
Sun	Mon	Tue	Wed	Thu	Fri	Sat
1	2	3	4	5	6	7
8	9	10	11	12	13	14
15	16	17	18	19	20	21
22	23	24	25	26	27	28
29	30	31				



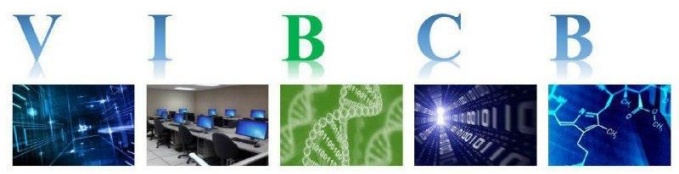
## List of protein-ligand docking software

Page issues

☆ ✎

The number of protein-ligand [docking](#) programs currently available is high and has been steadily increasing over the last decades. The following list presents an overview of the most common programs, listed alphabetically, with indication of the corresponding year of publication, involved organisation or institution, short description, availability of a webservice and the license. This table is comprehensive but not complete.

Program	Year Published	Organisation	Description	Webservice	License
1-Click Docking	2011	Mcule	Docking predicts the binding orientation and affinity of a ligand to a target	Available	Basic free version
AADS	2011	<a href="#">Indian Institute of Technology</a>	Automated active site detection, docking, and scoring(AADS) protocol for proteins with known structures based on <a href="#">Monte Carlo Method</a>	Available	Free to use Webservice
ADAM	1994	IMMD Inc.	Prediction of stable binding mode of flexible ligand molecule to target macromolecule	No	Commercial
<a href="#">AutoDock</a>	1990	<a href="#">The Scripps Research Institute</a>	Automated docking of ligand to macromolecule by Lamarckian Genetic Algorithm and Empirical Free Energy Scoring Function	No	Freeware
AutoDock Vina	2010	<a href="#">The Scripps Research Institute</a>	New generation of <a href="#">AutoDock</a>	No	Open source
RetaDock	2011	<a href="#">Hanyang University</a>	Based on Voroni Diagram	No	Freeware



BetaDock	2011	<a href="#">Hanyang University</a>	Based on Voroni Diagram	No	Freeware
Blaster	2009	<a href="#">University of California San Francisco</a>	Combines ZINC databases with DOCK to find ligand for target protein	Available	Freeware
BSP-SLIM	2012	<a href="#">University of Michigan</a>	A new method for ligand-protein blind docking using low-resolution protein structures	Available	Freeware
DARWIN	2000	<a href="#">The Wistar Institute</a>	Prediction of the interaction between a protein and another biological molecule by genetic algorithm	No	Freeware
DIVALI	1995	<a href="#">University of California-San Francisco</a>	Based on AMBER-type potential function and genetic algorithm	No	Freeware
DOCK	1988	<a href="#">University of California-San Francisco</a>	Based on Geometric Matching Algorithm	No	Freeware for academic use
DockingServer	2009	Virtua Drug Ltd	Integrates a number of computational chemistry software	Available	Commercial
<a href="#">Docking Study with HyperChem</a>	2006	Motonori Tsuji	Biomacromolecule- and ligand-flexible docking using combination between the predicted structure-based pharmacophores and ligand-based pharmacophores	No	Commercial
DockVision	1992	DockVision	Based on <a href="#">Monte Carlo</a> , genetic algorithm, and database screening docking algorithms	No	Commercial
EADock	2007	<a href="#">Swiss Institute of Bioinformatics</a>	Based on evolutionary algorithms	Available	Freeware
eHiTS	2006	SymBioSys Inc	Exhausted search algorithm	No	Commercial
		<a href="#">Meyo Clinic</a>	Program for identification of drug interaction sites in macromolecules and drug leads from chemical databases	No	Academic



FDS	2003	University of Southampton	Flexible ligand and receptor docking with a continuum solvent model and soft-core energy function	No	Academic
FlexX	2001	BioSolveIT	Incremental build based docking program	No	Commercial
FlexAID	2015	University of Sherbrooke	Target side-chain flexibility and soft scoring function, based on surface complementarity	No	Open source
FlexPepDock	2010	The Hebrew University	Modeling of peptide-protein complexes, implemented within the Rosetta framework	Available	Freeware
FLIPDock	2007	Scripps Research Institute	Genetic algorithm based docking program using FlexTree data structures to represent a protein-ligand complex	No	Free for academic use
FLOG	1994	Merck Research Laboratories	Rigid body docking program using databases of pregenerated conformations	No	Academic
FRED	2003	OpenEye Scientific	Systematic, exhaustive, nonstochastic examination of all possible poses within the protein active site combined with scoring Function	No	Free for academic use
FTDOCK	1997	Biomolecular Modelling Laboratory	Based on <i>Katchalski-Katzir</i> algorithm. It discretises the two molecules onto orthogonal grids and performs a global scan of translational and rotational space	No	Freeware
GEMDOCK	2004	National Chiao Tung University	Generic Evolutionary Method for molecular docking	No	Freeware
Glide	2004	Schrödinger	Exhaustive search based docking program	No	Commercial
GOLD	1995	Collaboration between the University of Sheffield, GlaxoSmithKline	Genetic algorithm based, flexible ligand, partial flexibility for protein	No	Commercial





GPCRautomodel	2012	INRA	Automates the homology modeling of mammalian olfactory receptors (ORs) based on the six three-dimensional (3D) structures of <i>G protein-coupled receptors</i> (GPCRs) available so far and performs the docking of odorants on these models	Available	Free for academic use
HADDOCK	2003	Centre Bijvoet Center for Biomolecular Research	Makes use of biochemical and/or biophysical interaction data such as chemical shift perturbation data resulting from NMR titration experiments, mutagenesis data or bioinformatic predictions. Developed for protein-protein docking, but can also be applied to protein-ligand docking.	Available	Freeware
Hammerhead	1996	Arris Pharmaceutical Corporation	Fast, fully automated docking of flexible ligands to protein binding sites	No	Academic
ICM-Dock	1997	MolSoft	Docking program based on pseudo-Brownian sampling and local minimization	No	Commercial
idTarget	2012	National Taiwan University	Predicts possible binding targets of a small chemical molecule via a divide-and-conquer docking approach	Available	Freeware
iScreen	2011	China Medical University	Based on a cloud-computing system for TCM intelligent screening system	Available	Freeware
Lead finder	2008	MolTech	Program for molecular docking, virtual screening and quantitative evaluation of ligand binding and biological activity	No	Commercial
LigandFit	2003	BioVia	CHARMm based docking program	No	Commercial
DockCSA	2011	Seoul National University	Protein-ligand docking using conformational space annealing	No	Academic
DOCK	1996	Weizmann Institute of Science	Molecular docking using surface complementarity	No	Commercial



MCDOCK	1999	Georgetown University Medical Center	Based on a non-conventional Monte Carlo simulation technique	No	Academic
MEDock	2007	SIGMBI	Maximum-Entropy based Docking web server is aimed at providing an efficient utility for prediction of ligand binding site	Available	Freeware
Molecular Operating Environment (MOE)	2008	Chemical Computing Group	Docking application within MOE; choice of placement methods (including alpha sphere methods) and scoring functions (including London dG)	No	Commercial
MolDock	2006	Molegro ApS	Based on a new heuristic search algorithm that combines differential evolution with a cavity prediction algorithm	No	Academic
MS-DOCK	2008	INSERM	Multi-stage docking/scoring protocol	No	Academic
ParDOCK	2007	Indian Institute of Technology	All-atom energy based Monte Carlo, rigid protein ligand docking	Available	Freeware
PatchDock	2002	Tel Aviv University	The algorithm carries out rigid docking, with surface variability/flexibility implicitly addressed through liberal intermolecular penetration	Available	Freeware
PLANTS	2006	University of Konstanz	Based on a class of stochastic optimization algorithms (ant colony optimization)	No	Free for academic use
PLATINUM	2008	Moscow Institute of Physics and Technology (State University)	Analysis and visualization of hydrophobic/hydrophilic properties of biomolecules supplied as 3D-structures	Available	Freeware
DOCK	1999	Cornell University	Based on Monte Carlo method plus energy minimization	No	Academic
DOCK	2006	Peking University	Pose-Sensitive Inclined (PSI)-DOCK	No	Academic



PSO@AUTODOCK	2007	University of Leipzig	Particle swarm optimization (PSO) algorithm. varPSO and varCPSO-Is are suited for rapid docking of highly flexible ligands	No	Academic
PythDock	2011	Hanyang University	Heuristic docking program that uses Python programming language with a simple scoring function and a population based search engine	No	Academic
Q-Dock	2008	Georgia Institute of Technology	Low-resolution flexible ligand docking with pocket-specific threading restraints	No	Freeware
QXP	1997	Novartis Pharmaceuticals Corporation	Monte Carlo perturbation with energy minimization in Cartesian space	No	Academic
rDock	2013	University of York/ Open source project	HTVS of small molecules against proteins and nucleic acids	No	Open source
SANDOCK	1998	University of Edinburgh	Guided matching algorithm	No	Academic
Score	2004	Alessandro Pedretti & Giulio Vistoli	The Score service allows to calculate some different docking scores of ligand-receptor complex	Available	Freeware
SODOCK	2007	Feng Chia University (Taiwan)	Swarm optimization for highly flexible protein-ligand docking	No	Academic
Surge	1991	University of California, Berkeley	Matching of molecular surface cubes	No	Academic
Tripos Dock	2003	Tripos	Based on an idealized active site ligand (a protomol)	No	Commercial





SwissDock	2011	Swiss Institute of Bioinformatics	Webservice to predict interaction between a protein and a small molecule ligand	Available	Free webservice for academic use
VoteDock	2011	University of Warsaw	Consensus docking method for prediction of protein-ligand interactions	No	Academic
YUCCA	2005	Virginia Tech	Rigid protein-small-molecule docking	No	Academic
MOLS 2.0	2016	University of Madras	Rigid protein-small-molecule docking, Flexible protein-peptide docking	No	Open Source



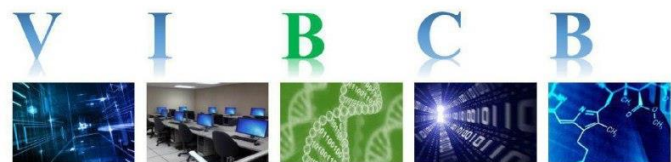
داشتن اوبونتو(لینوکس) در بیوانفورماتیک یک امر لازم و ضروری است بنابراین بهتر است کاربران تازه وارد هرچه زودتر بر روی نوت بوک خود این سیستم عامل رو نیز نصب کنند

نصب اوبونتو رو ما به دو شکل :

۱-در کنار ویندوز و به صورت **Dual Boot**

۲- به شکل مجازی **Virtual box** توصیه میکنیم

برای نصب اوبونتو کافی است در گوگل سرچ بزنید آموزش نصب اوبونتو تا هزاران نتیجه سرچ برای شما آورده شود.





در ویندوز - آموزش نصب به صورت مرحله به مرحله و تصویری VirtualBox



All Videos Images News More

Settings Tools

About 44,400 results (0.47 seconds)

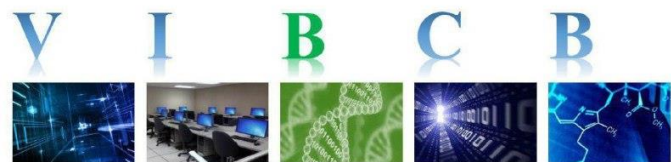
نصب VirtualBox | مشاور ارشد امنیت شبکه سیسکو

[arashbabaie.com/virtualbox-نحوه-نصب/](http://arashbabaie.com/virtualbox-نحوه-نصب/) Translate this page

VirtualBox در ویندوز - آموزش نصب به صورت مرحله به مرحله و تصویری ... در حال حاضر VirtualBox در - Aug 11, 2014

سیستم عامل های Windows, Linux, Macintosh و ...

توصیه میکنم از ابونتو ورژن های قدیمی استفاده نکنید . در حال حاضر بهتر از ورژن ۱۶ و یا ۱۷ استفاده کنید .

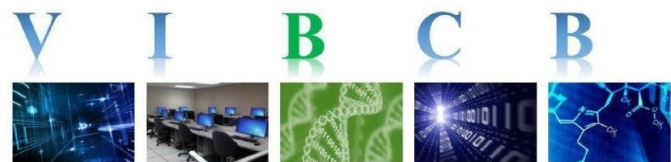


## قسمت دوم آموزش داکینگ مولکولی

در این فایل آموزشی، گیرنده ما یک پروتئین ویروسی و لیگاند نیز یک مولکول کوچک می باشد که می توانید فایل کمپلکس آن را با فرمت **PDB** این آدرس دانلود کنید.

<https://www.rcsb.org/pdb/explore.do?structureId=1HSG>

در این مثال لازم است قبل از داکینگ، لیگاند را از کمپلکس جدا کرده و به صورت جداگانه ذخیره کنید. این کار را می توانید با روشهای مختلفی از قبیل اصلاح دستی فایل **PDB** یا با نرم افزارهایی مانند **Deep view** انجام دهید. برای سهولت کار نام گیرنده و لیگاند جدا شده را قبل از شروع کار را به ترتیب **hsg1** و **ind** نام گذاری کنید (نام ها قراردادی می باشند و میتوان آنها را تغییر داد). برای سهولت، فایل آماده گیرنده و لیگاند در کانال قرار داده شده است.



Structure Summary

3D View

Annotations

Sequence

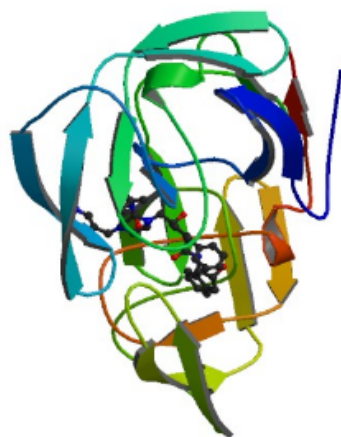
Sequence Similarity

Structure Similarity

Experiment

Literature

Biological Assembly 1 ?



(in Browser)

# 1HSG

CRYSTAL STRUCTURE AT 1.9 ANGSTROMS RESOLUTION OF HUMAN IMMUNODEFICIENCY VIRUS (HIV) II PROTEASE COMPLEXED WITH L-735,524, AN ORALLY BIOAVAILABLE INHIBITOR OF THE HIV PROTEASES

DOI: 10.2210/pdb1hsg/pdb

Classification: [HYDROLASE \(ACID PROTEINASE\)](#)

Deposited: 1995-03-31 Released: 1996-04-03

Deposition author(s): [Chen, Z.](#)

Organism: [Human immunodeficiency virus 1](#)

Expression System: Escherichia coli

Display Files

Download Files

## Experimental Data Snapshot

Method: X-RAY DIFFRACTION

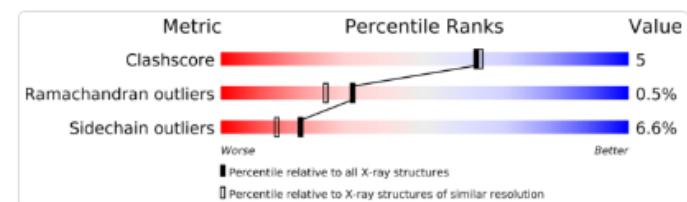
Resolution: 2.0 Å

R-Value Observed: 0.166

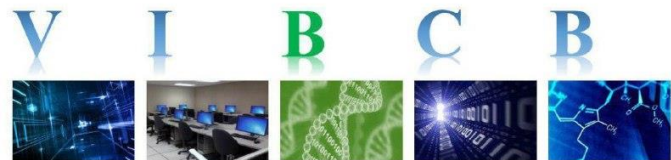
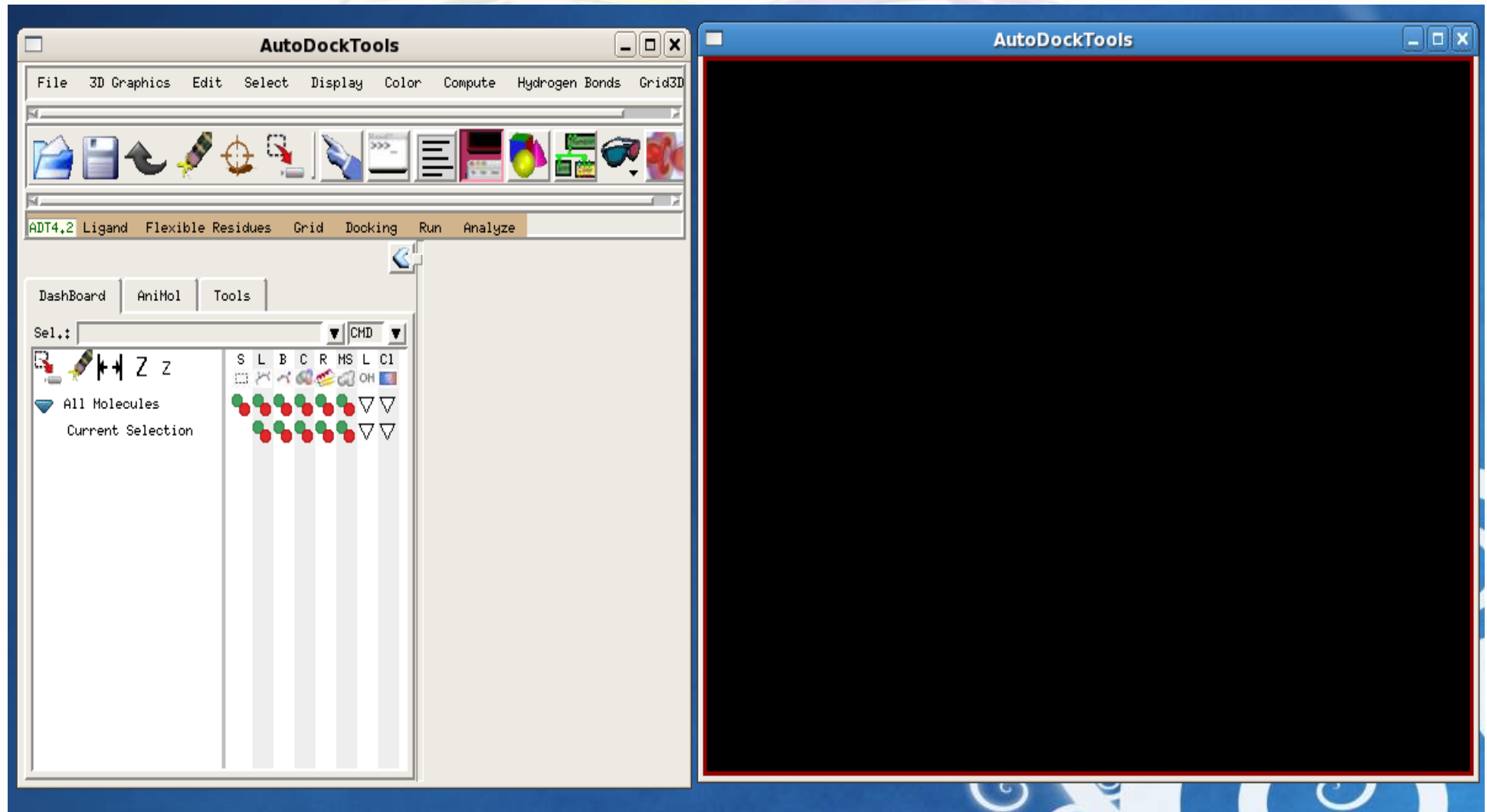
## wwPDB Validation

3D Report

Full Report



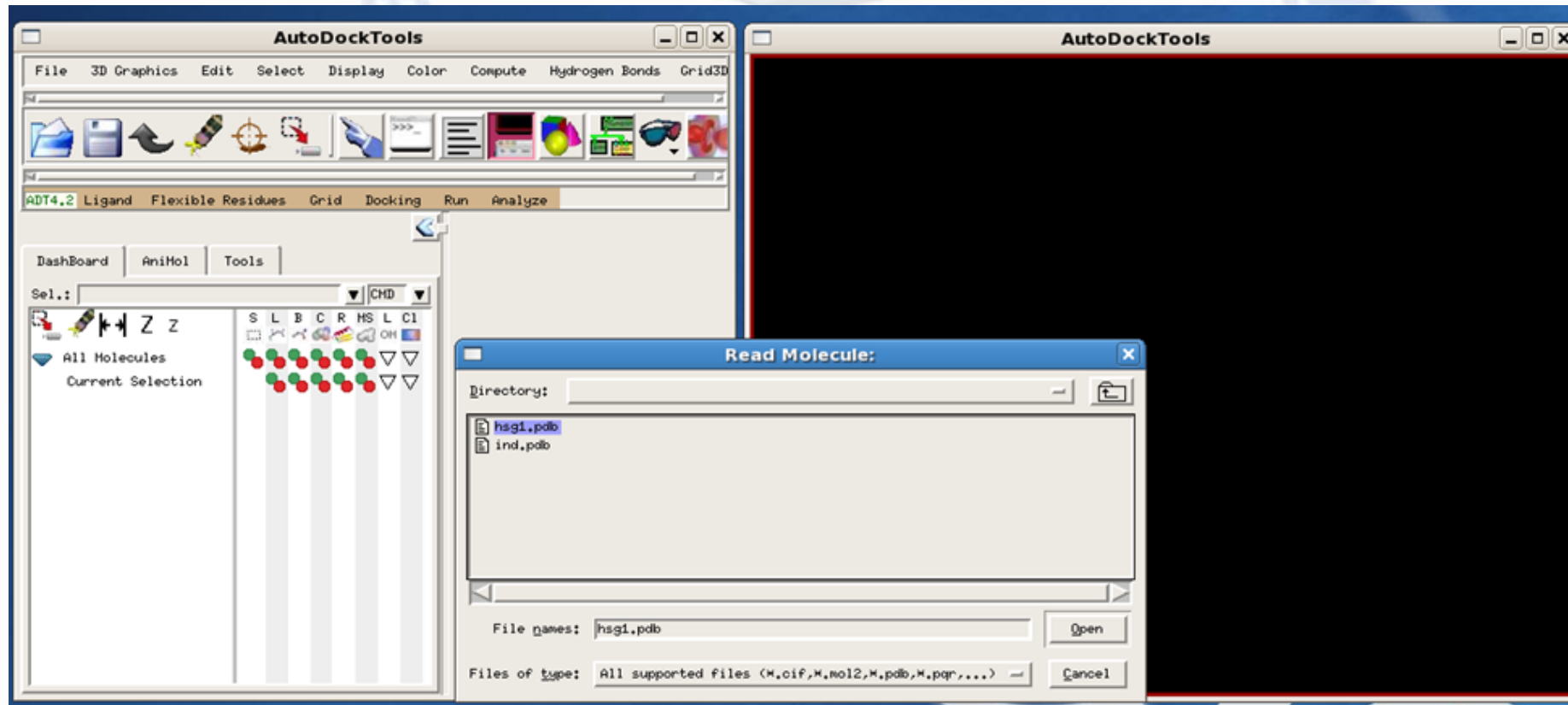




صفحه اصلی نرم افزار اوتوداک تولز به شکل بالا است که شما  
میتوانید آن را به برای اوبونتو و یا ویندوز نصب کنید

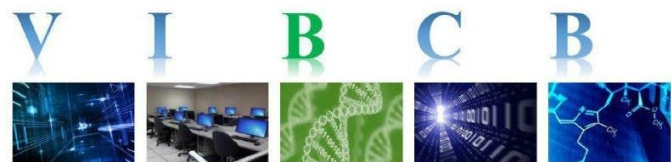
باز کردن فایل رسپتور و آماده سازی آن

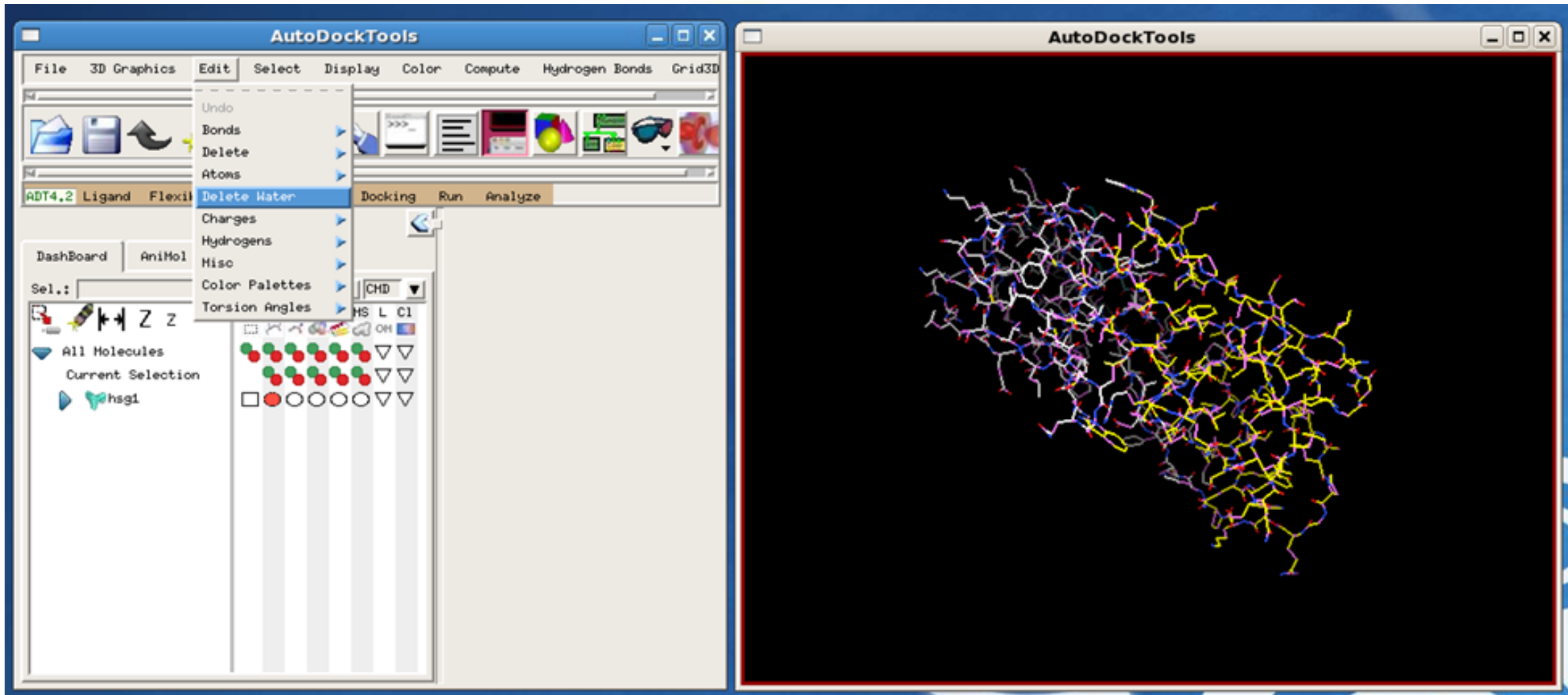
در ابتدا لازم است مولکولهای آب حاصل از کریستالوگرافی از ساختار حذف شده و همچنین تمامی هیدروژن به ساختار کریستالوگرافی شده اضافه شود. بعد از اعمال تغییرات فایل گیرنده باید ذخیره گردد. بعد از آن فایل ها را میبندیم.



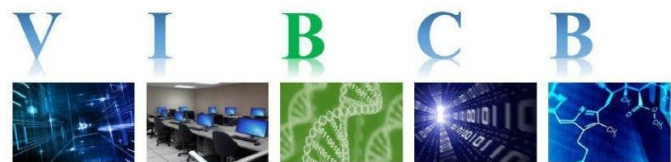
File --> Read Molecule >>hsg1.pdb

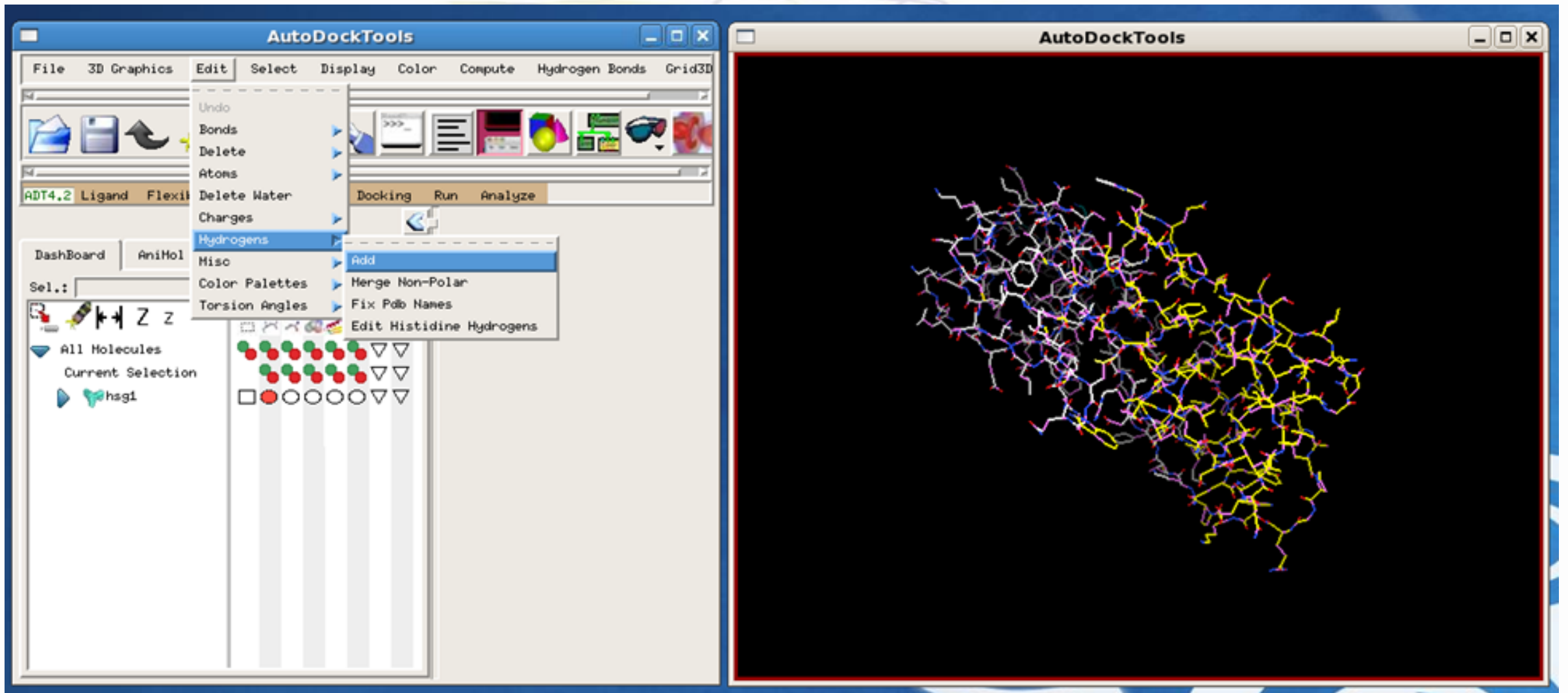
باز کردن فایل رسپتور و آماده سازی آن



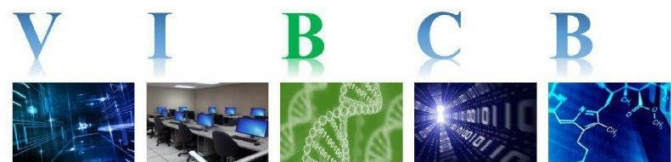


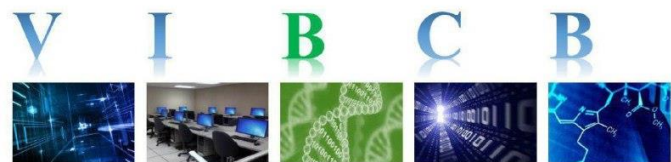
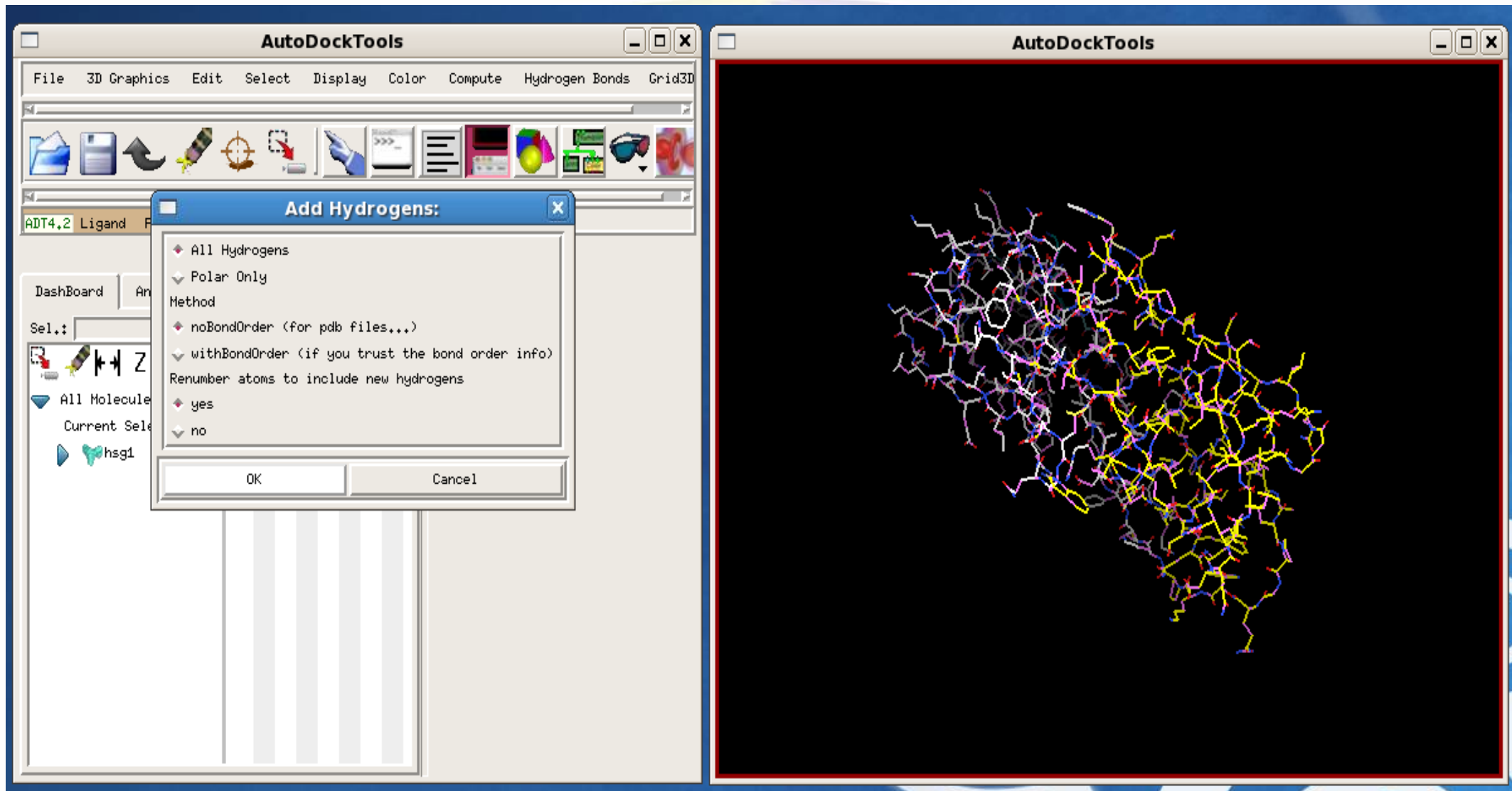
Edit -->Delete Water

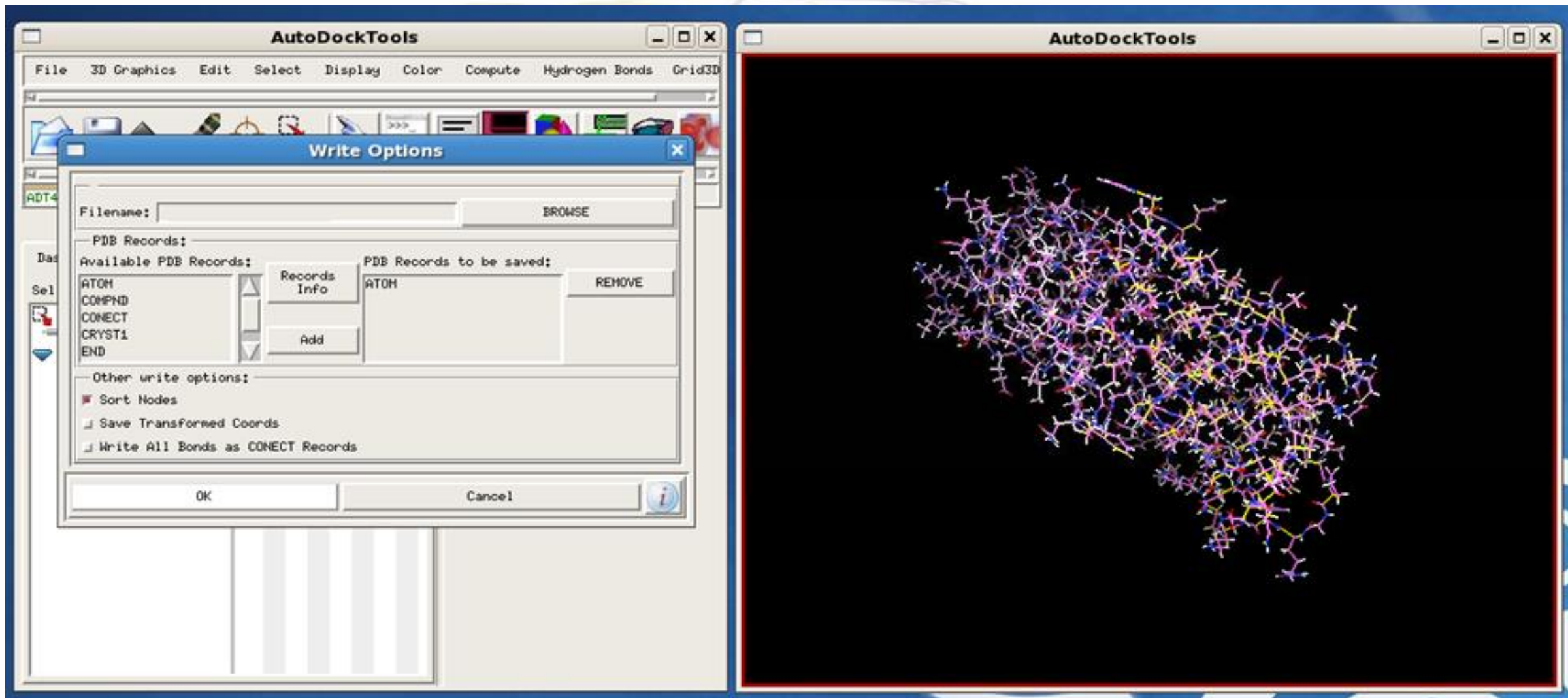




Edit>>Hydrogens>>Add

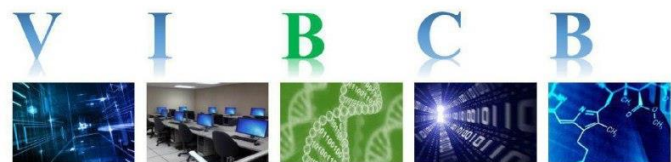




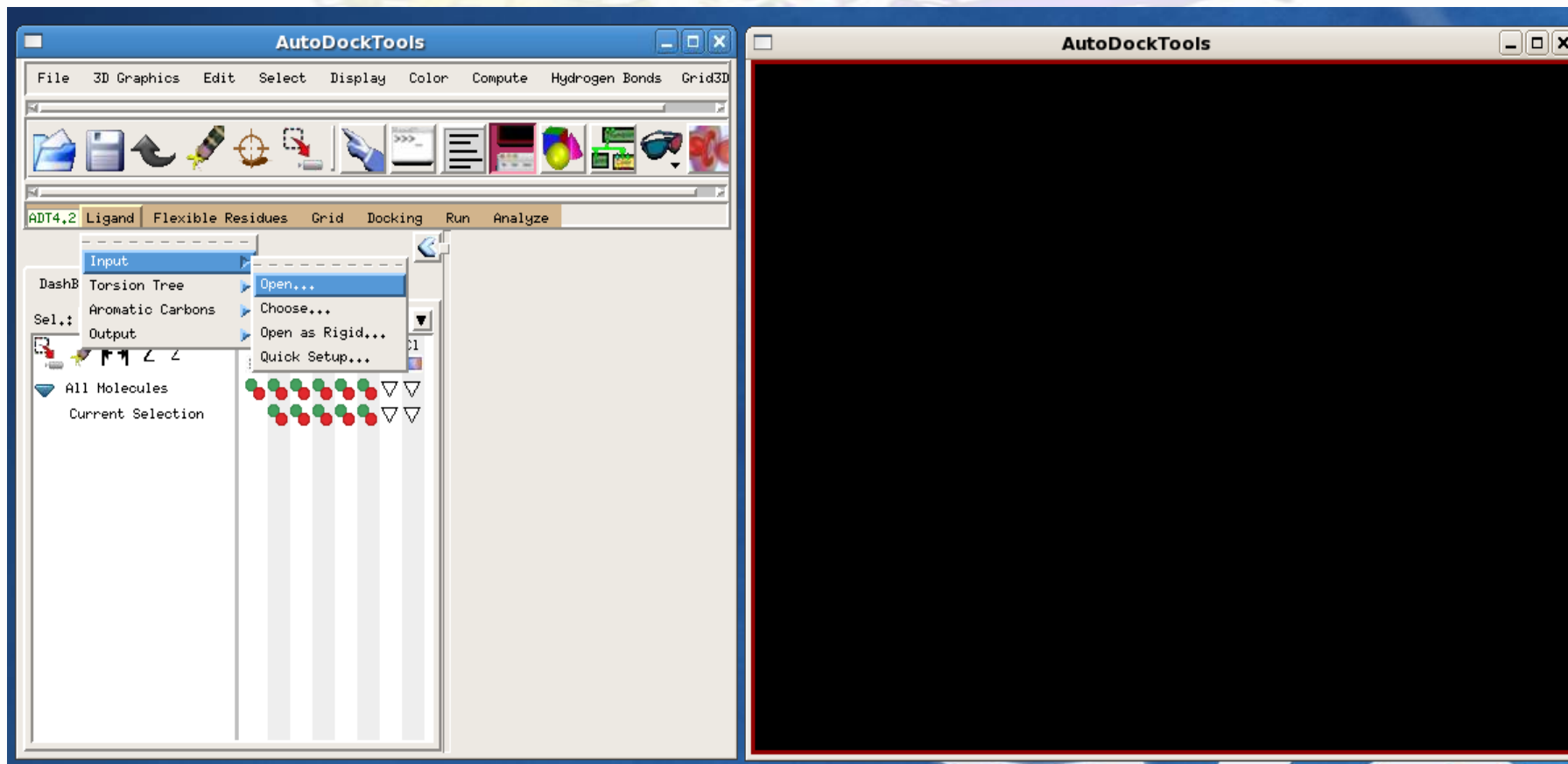


File-->Save-->Write PDB

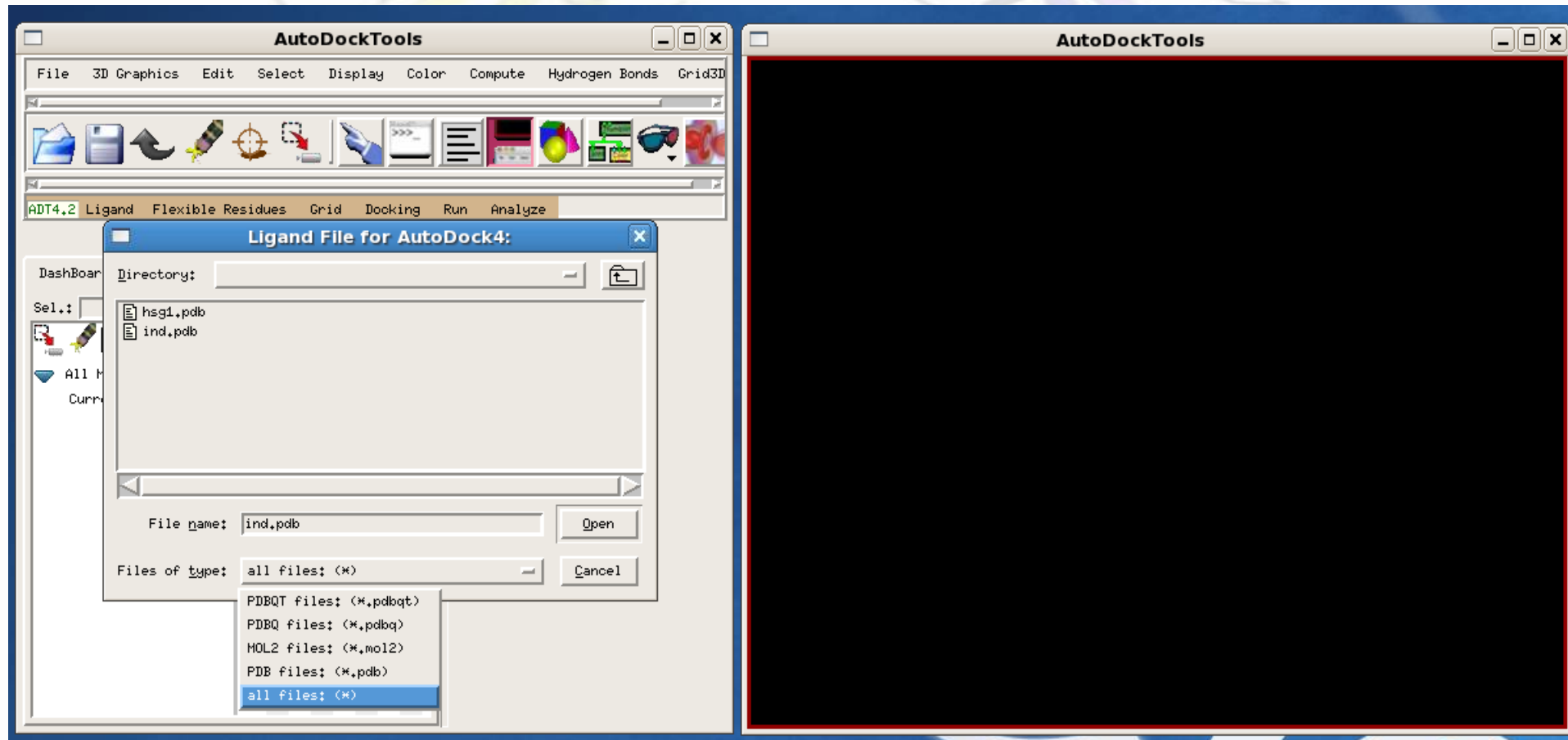
این آموزش ادامه دارد...



## آماده سازی فایل لیگاند و تبدیل آن به فرمت PDBQT

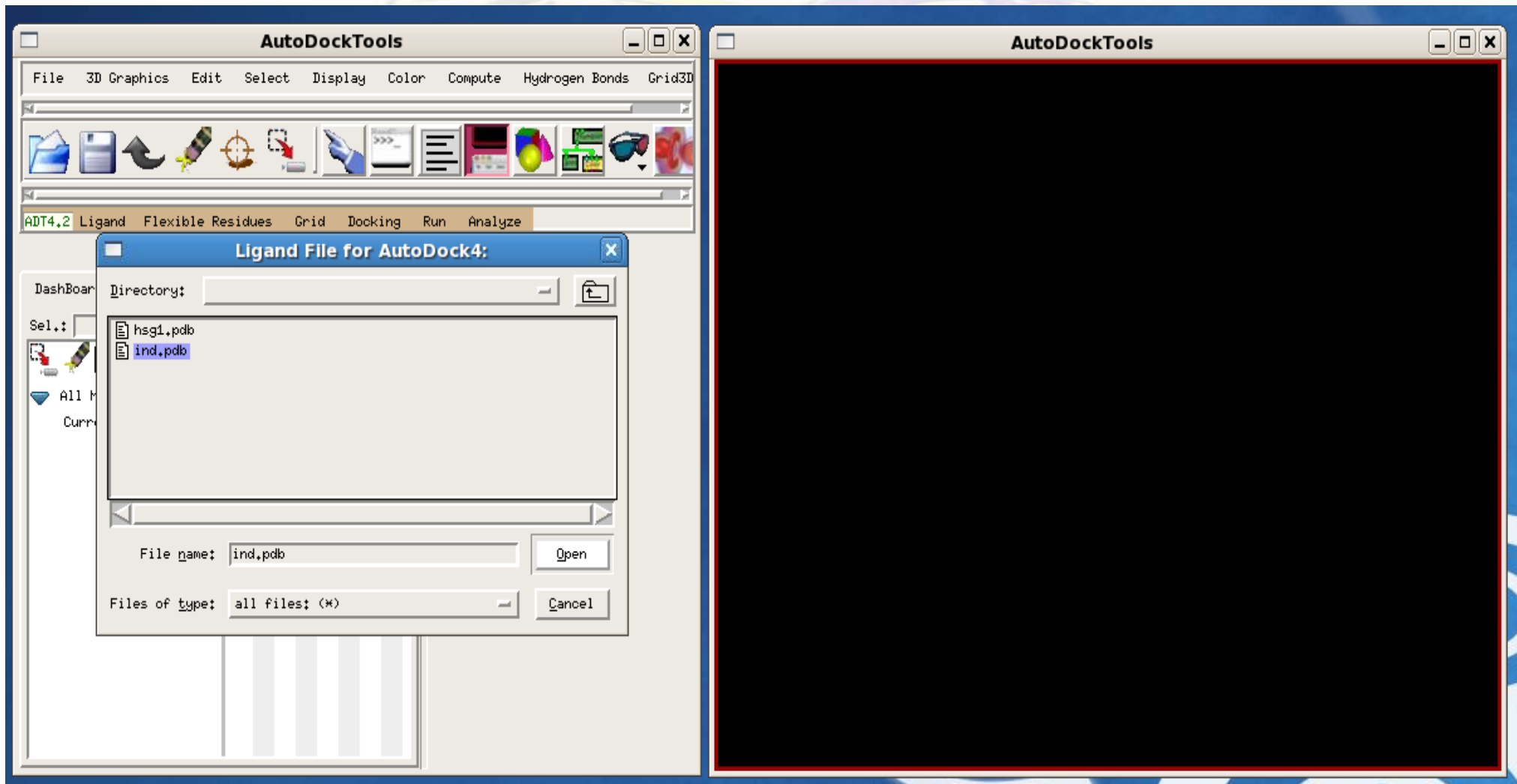


Ligand-->Input-->open  
Change files of type to ....all file: (\*)  
ind.pdb

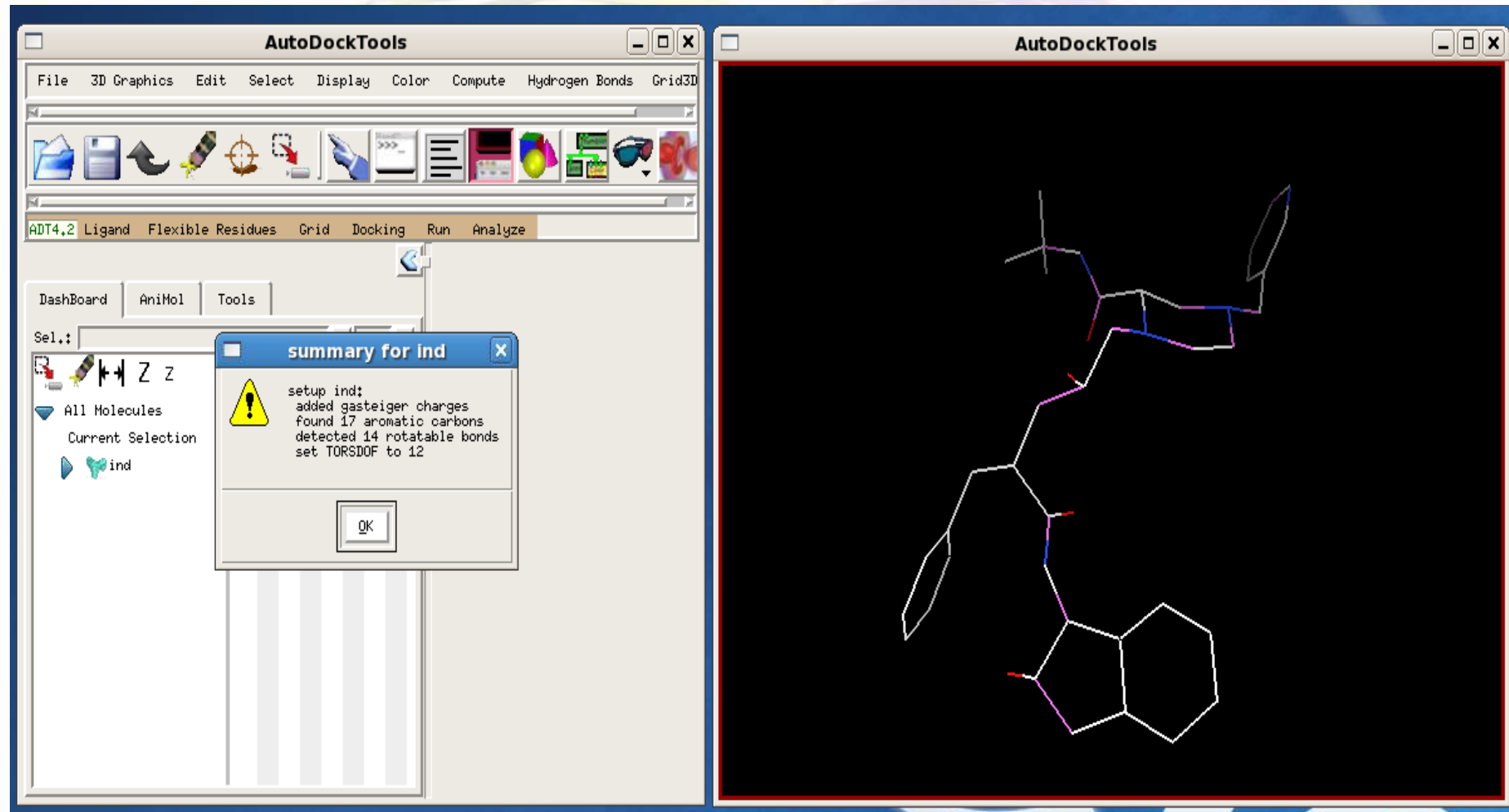


ادامه تصویر صفحه قبل





ادامه تصویر صفحه قبل



بعد از باز شدن لیگاند، بارهایی از نوع **Gastieger** به لیگاند اضافه شده و در نهایت پنجره ای باز می شود که گزارشی از شناسایی نوع اتم ها و پیوندهای لیگاند می باشد روی **OK** کلیک کنید.

## تعیین Root

در این مرحله برای لیگاند یکی از اتمهای مولکول به عنوان Root تعیین می شود که با یک دایره سبز رنگ مشخص می شود.

### Ligand-->Torsion Tree-->Detect Root

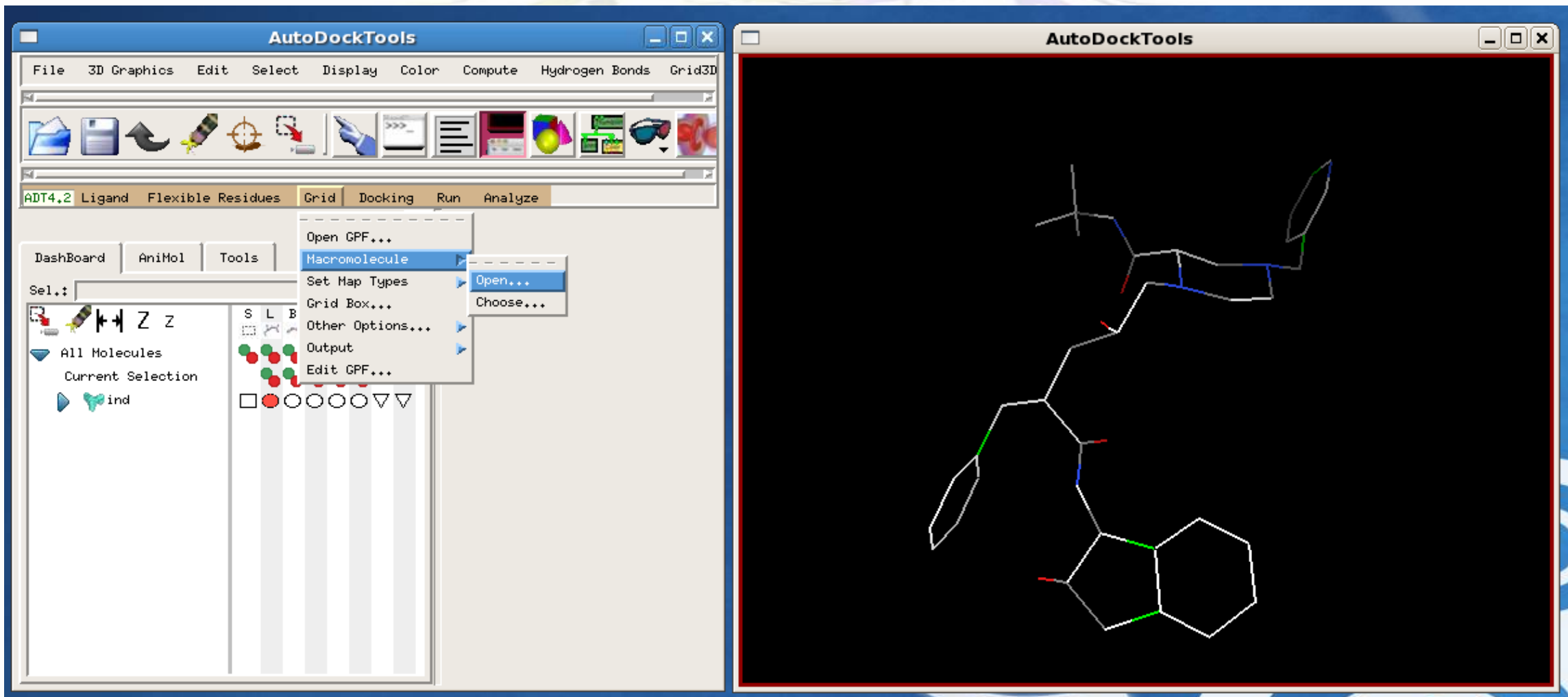
مشخص کردن پیوندهای قابل چرخش در ساختار لیگاند.

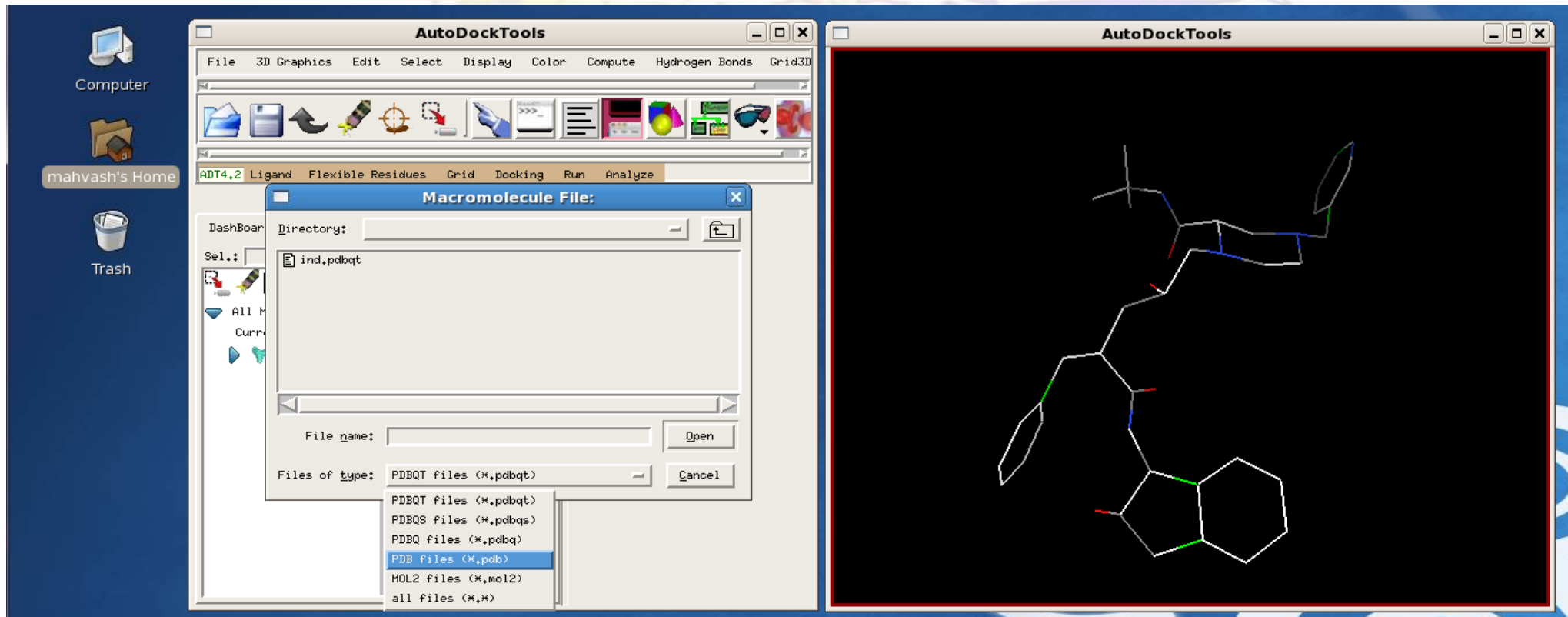
### Ligand-->Torsion Tree-->Choose Torsions

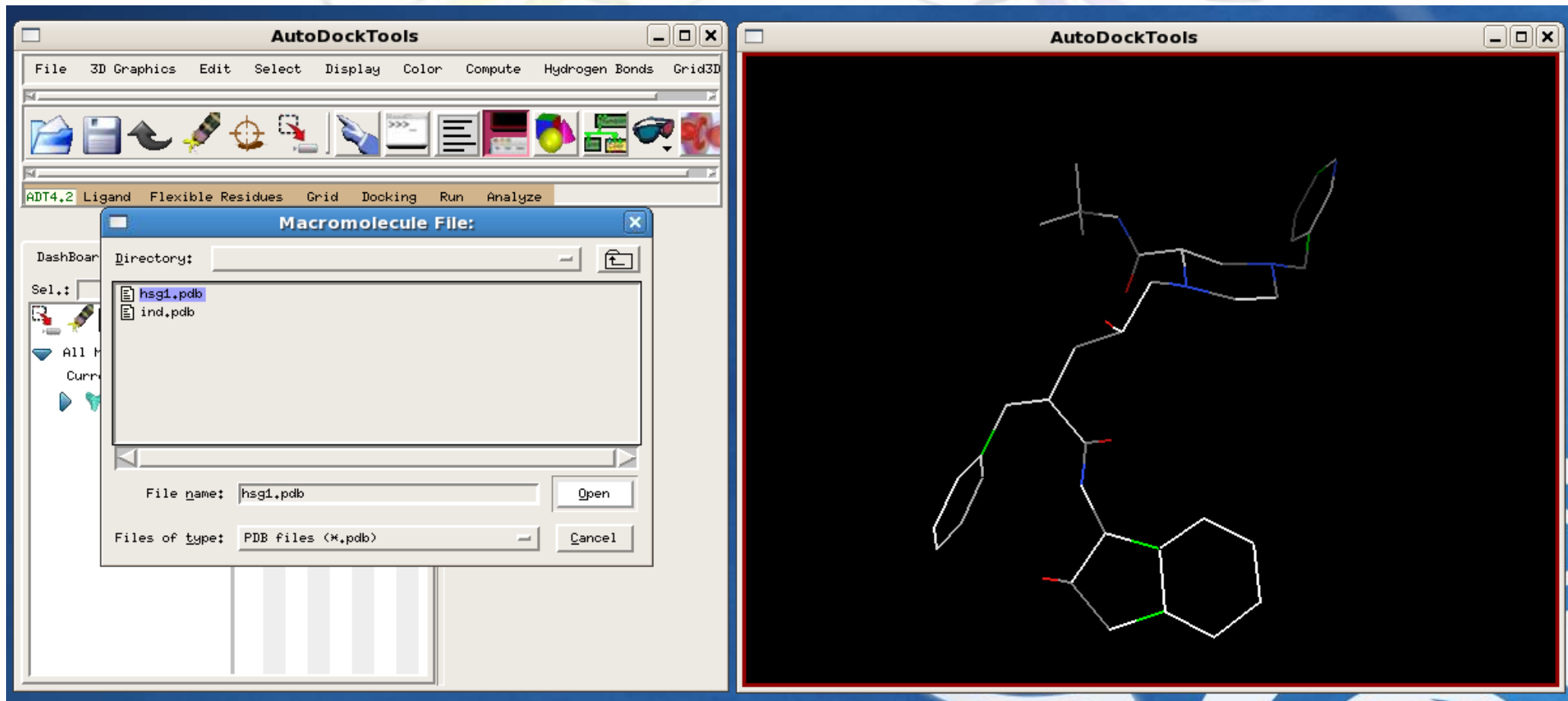
پیوندهای قابل چرخش به رنگ سبز به تعداد ۱۲ عدد مشخص می شود. حداکثر ۳۲ تا پیوند قابل چرخش برای داگینگ در این نرم افزار قابل قبول است. چنانچه قصد تغییر در نوع و تعداد پیوندهای قابل چرخش دارید می توان آن را با کلیک روی پنجره های باز شده انجام داد در غیر این صورت روی dismiss در پنجره باز شده کلیک کنید.

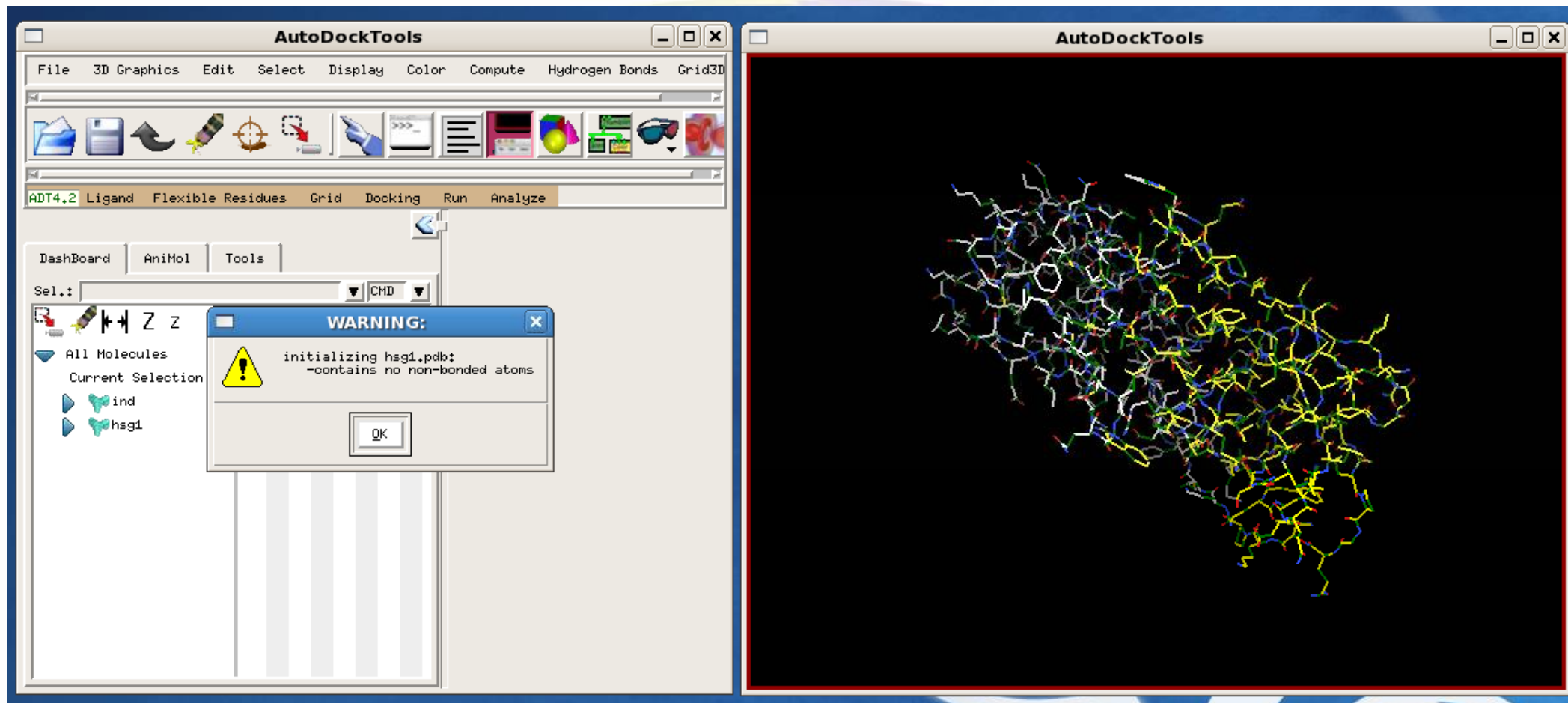
### Ligand-->Torsion Tree-->set the number of Torsion

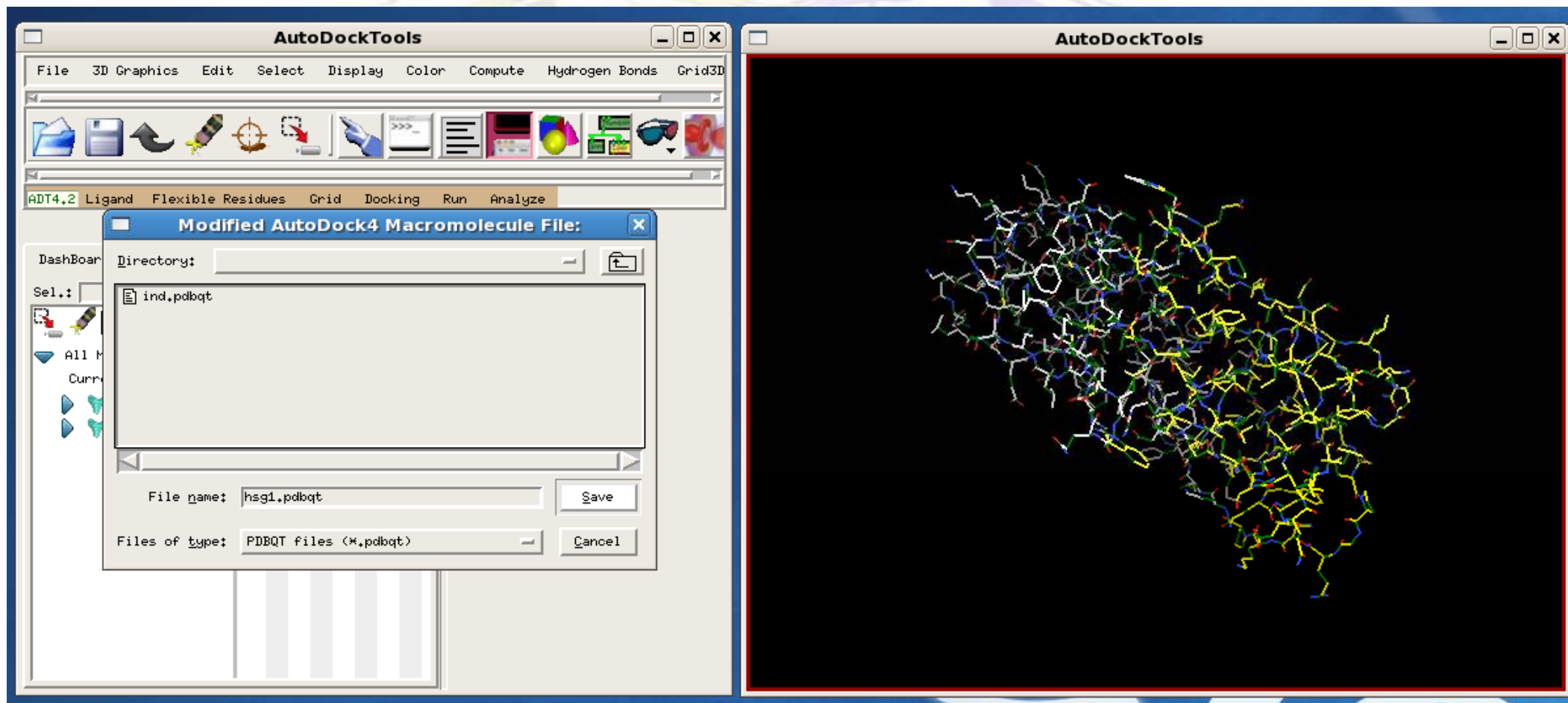
Dismiss













**تعیین grid box** برای مشخص کردن ناحیه مورد نظر برای انجام داکینگ لیگاند روی گیرنده

برای تعیین **grid box** باید از قبل اطلاعاتی راجب به محل احتمالی اتصال لیگاند روی گیرنده داشته باشیم و بر طبق آن اندازه و مرکز box را برای انجام داکینگ مشخص کنیم.

برای تعیین **grid box** ابتدا باید فایل گیرنده به فرمت PDBQT تبدیل گردد برای این کار کافی است فایل PDB گیرنده را باز کرده سپس روی OK در پنجره گزارش باز شده کلیک کنید تا فایل گیرنده با فرمت PDBQT ذخیره شود.

**Grid-->macromolecule-->Open**

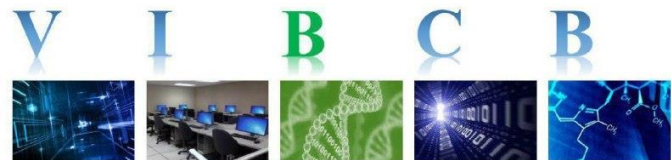
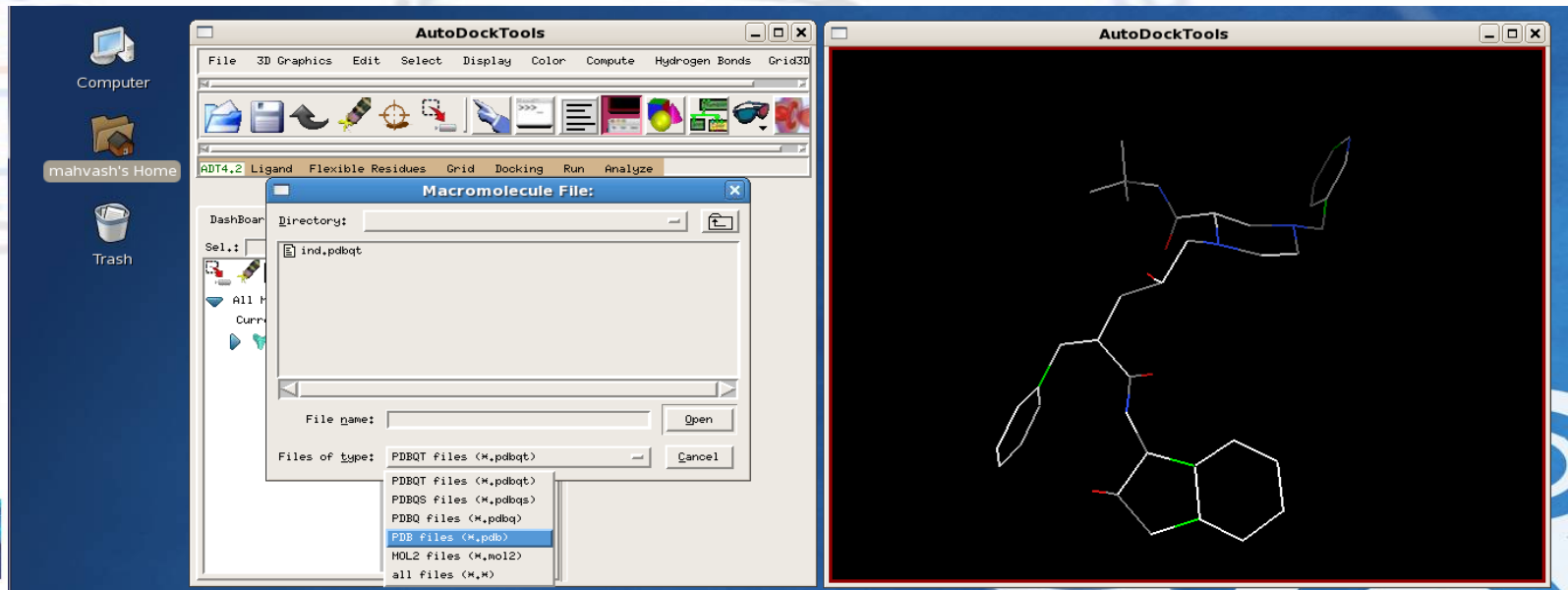
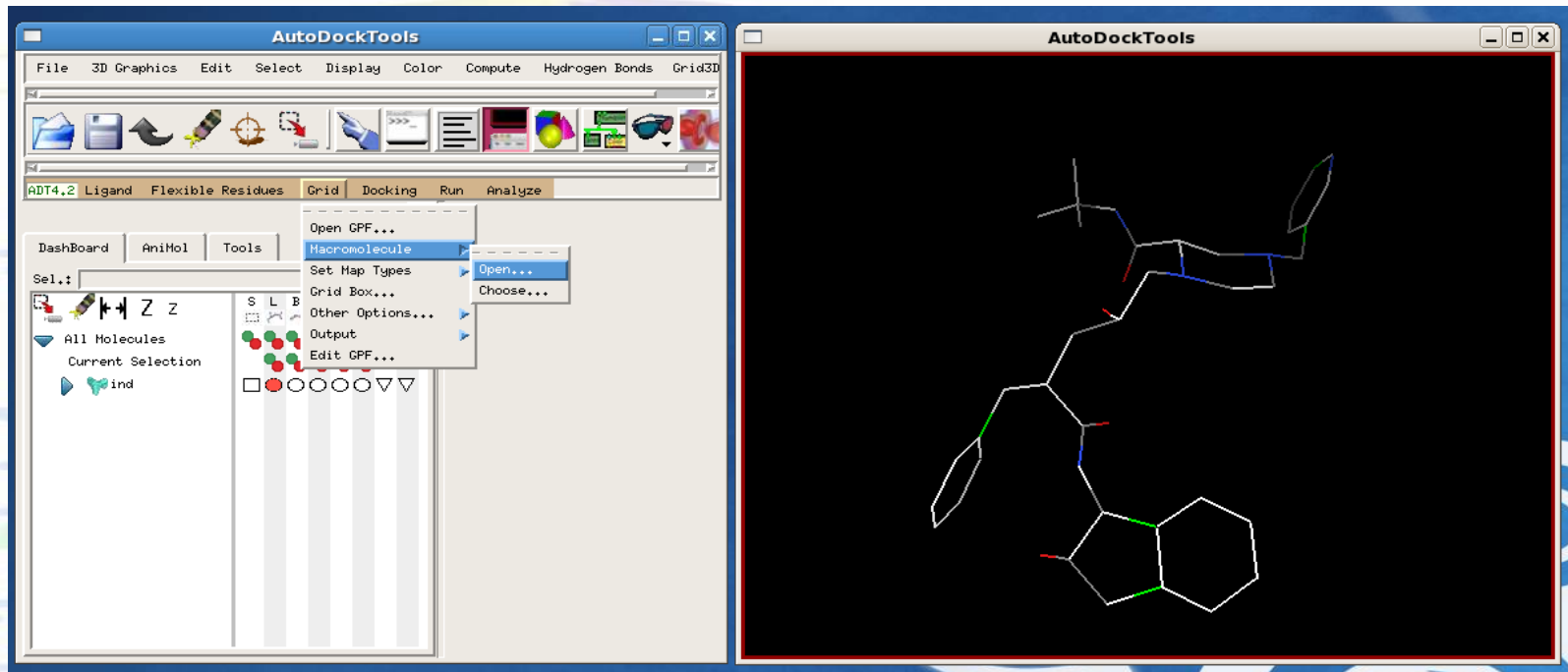
Change files of type to ....all file: (\*)

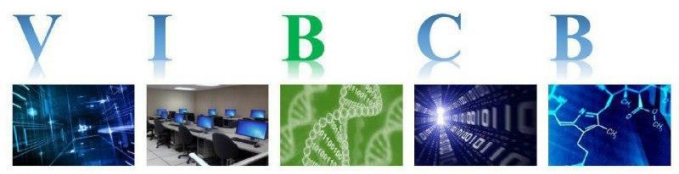
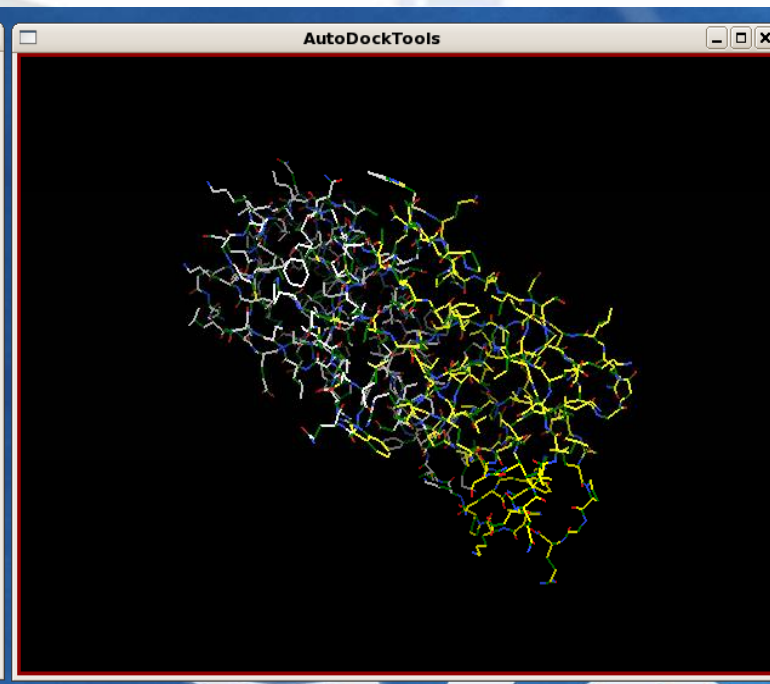
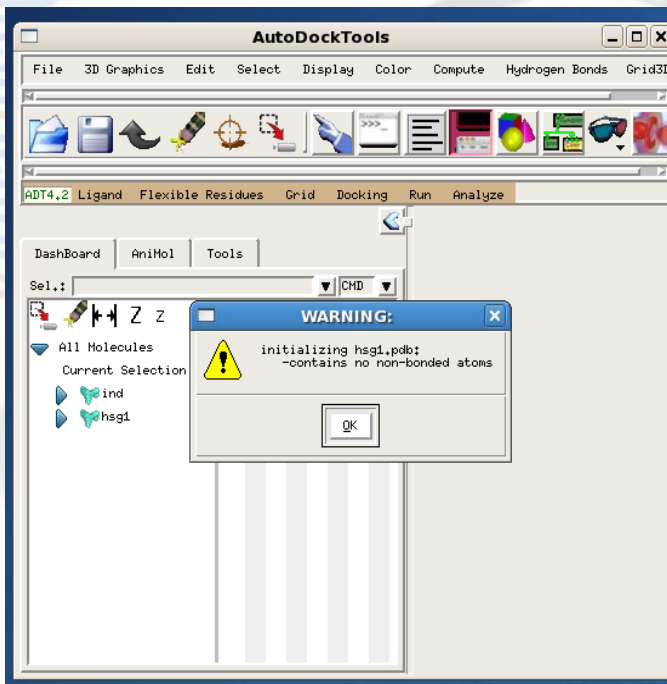
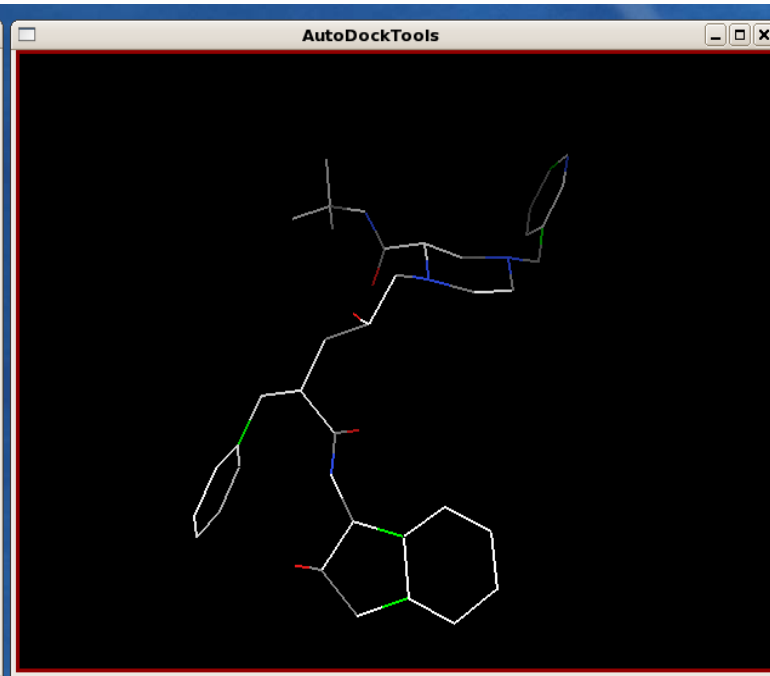
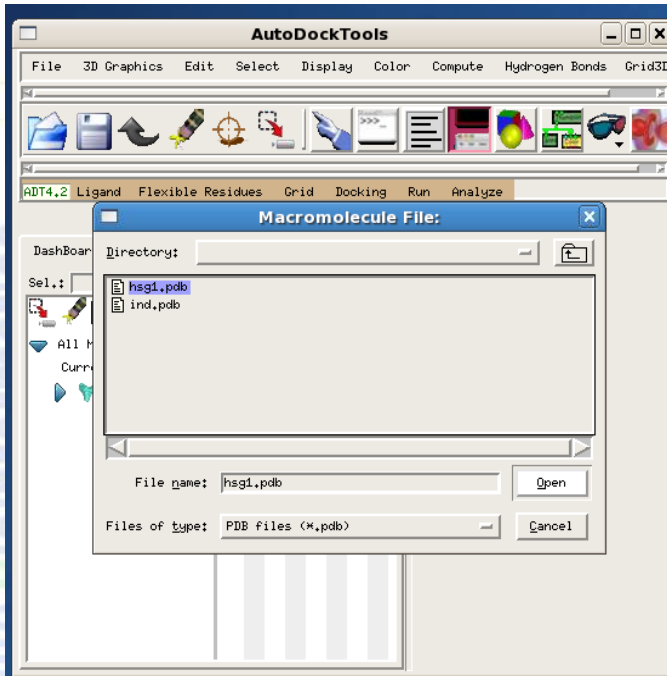
hsg1.pdb

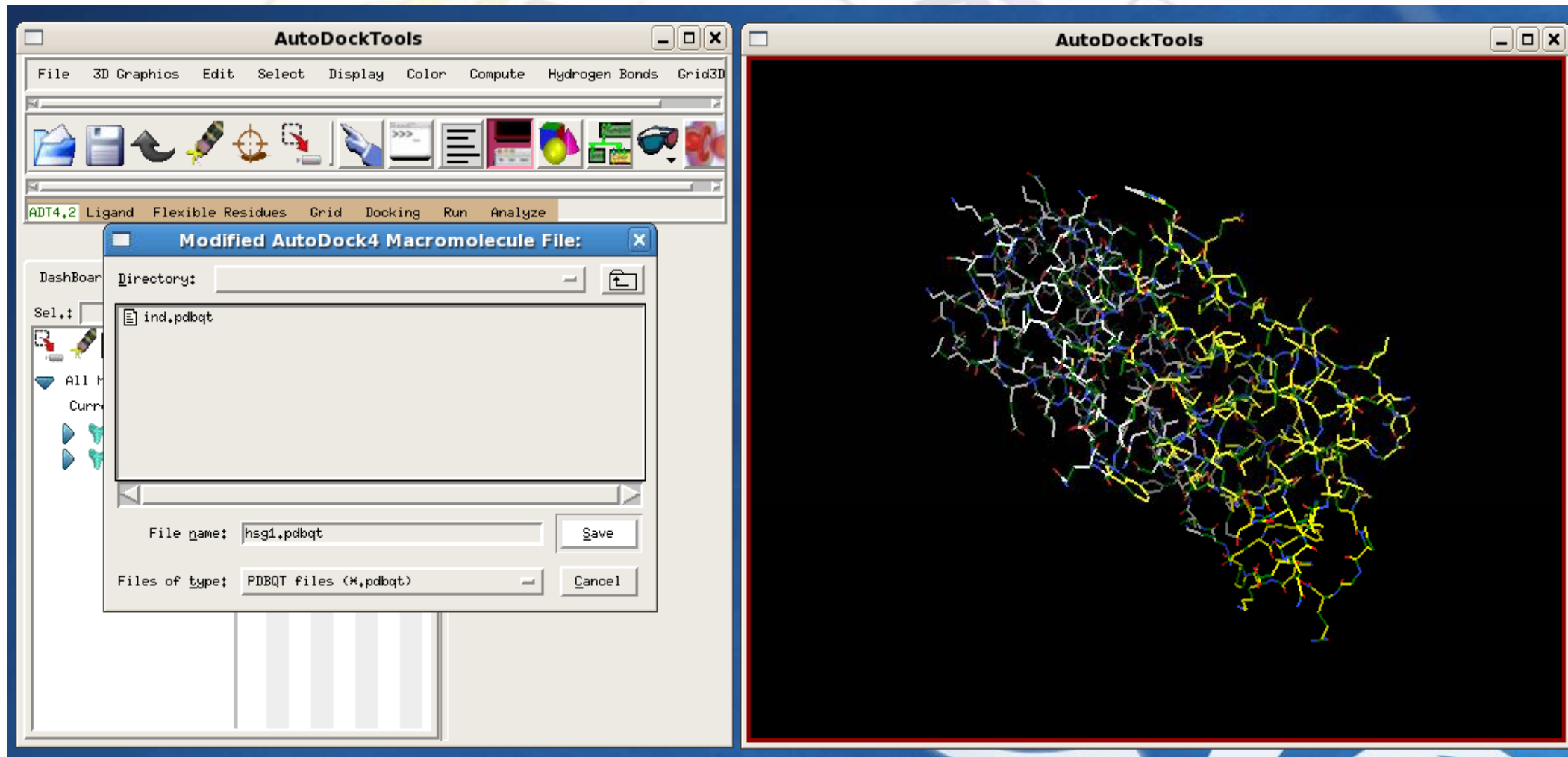
Type file name as: hsg1.pdbqt

Save





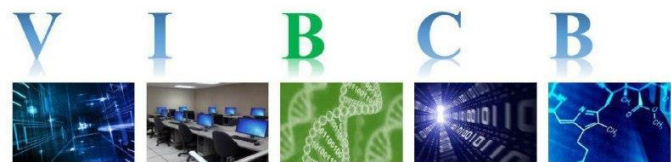
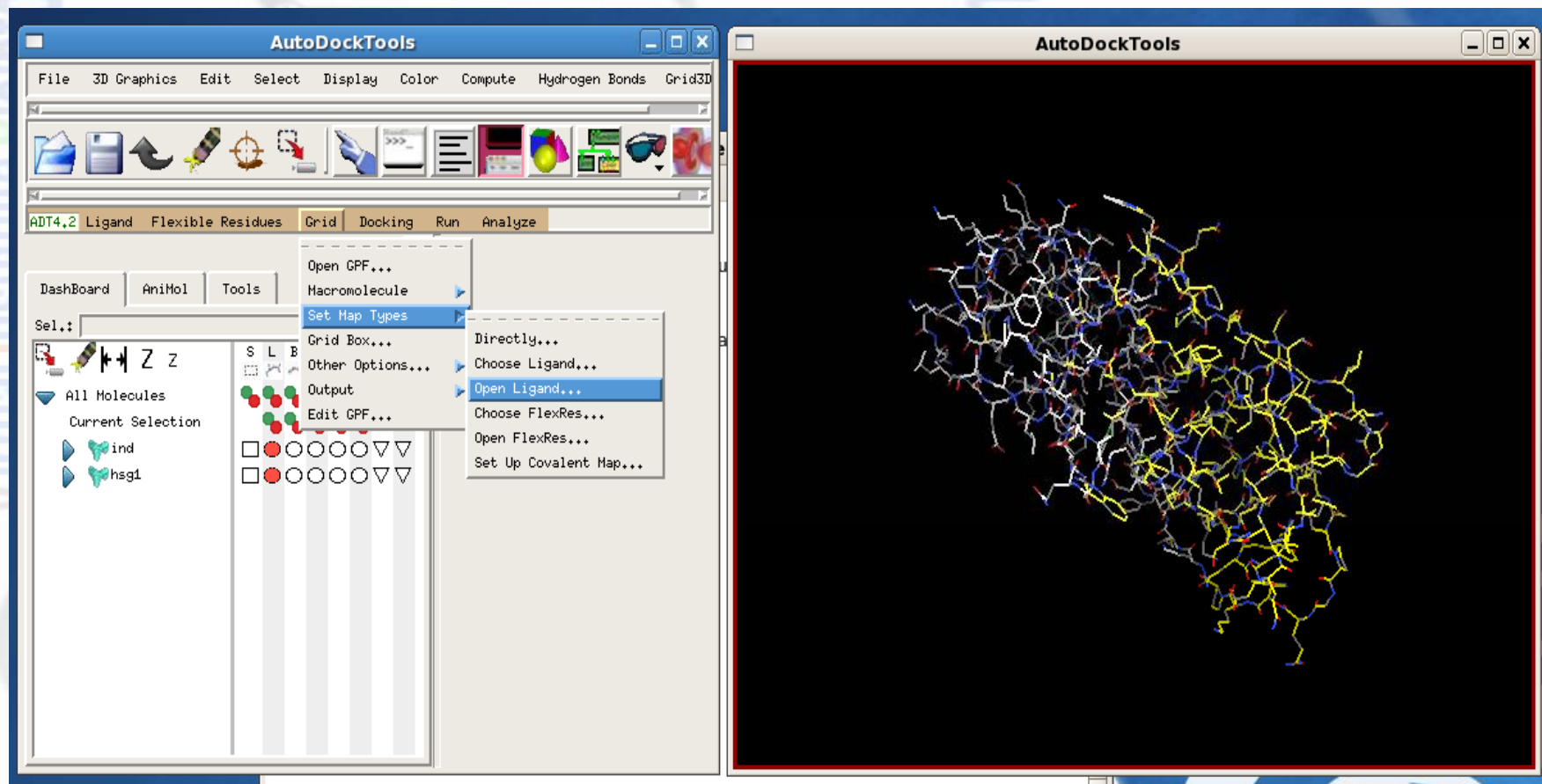




در مرحله بعدی فایل لیگاند با فرمت PDBQT را که از قبل ساخته ایم باز می کنیم

**Grid-->Set Map Types-->Open Ligand**

ind.pdbqt



حالا مختصات box که قرار است داکینگ لیگاند با گیرنده در آن انجام بگیرد را مشخص می کنیم.  
اندازه جعبه در سه جهت X,Y,Z تعیین می گردد و برای جعبه نیز یک مرکز مشخص می شود.  
چنانچه از مختصات جایگاه فعال گیرنده اطلاعاتی در دست نباشد می توان box را تا حد ممکن بزرگ در نظر گرفت.  
برای این فایل آموزشی اعداد را طبق مشخصات زیر وارد کنید:

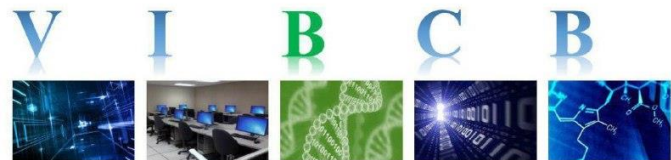
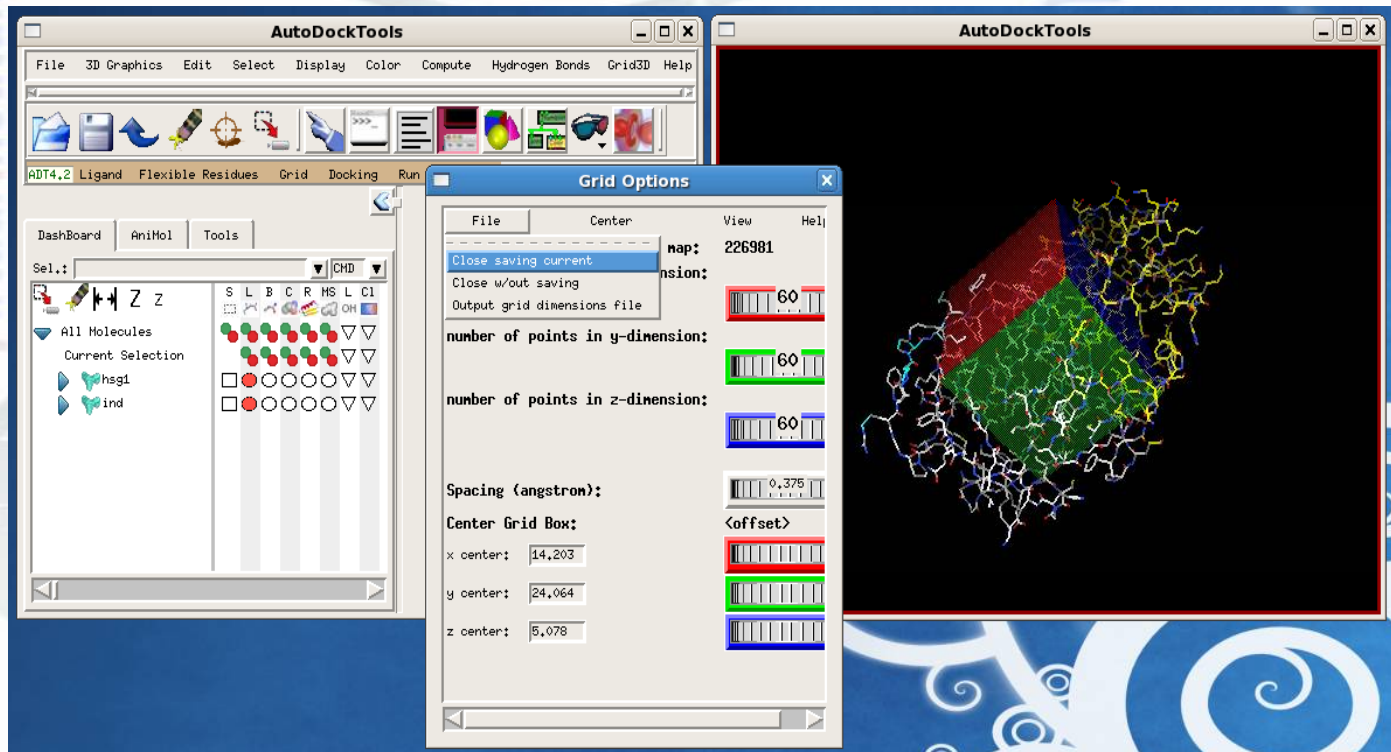
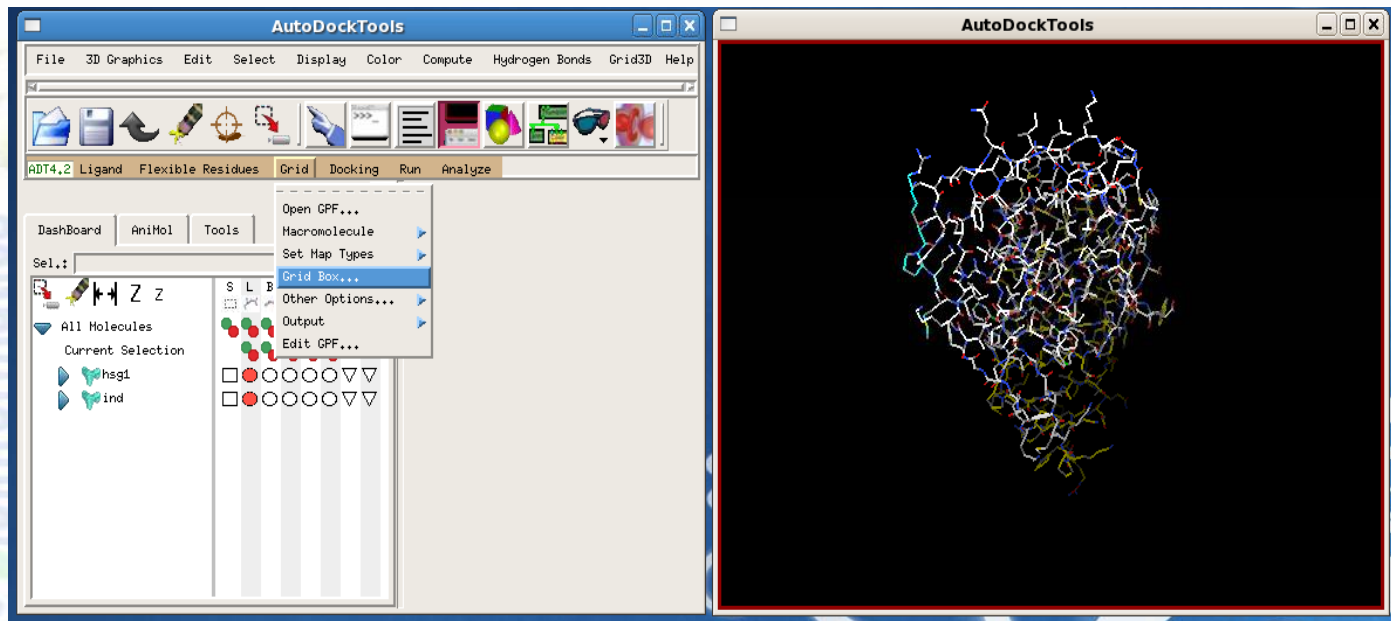
### Grid-->Grid Box

Number of point in X dimension	<b>60</b>
Number of point in Y dimension	<b>60</b>
Number of point in Z dimension	<b>60</b>
X center	<b>14.203</b>
Y center	<b>24.064</b>
Z center	<b>5.078</b>

Save it by

**File-->Close and saving current**



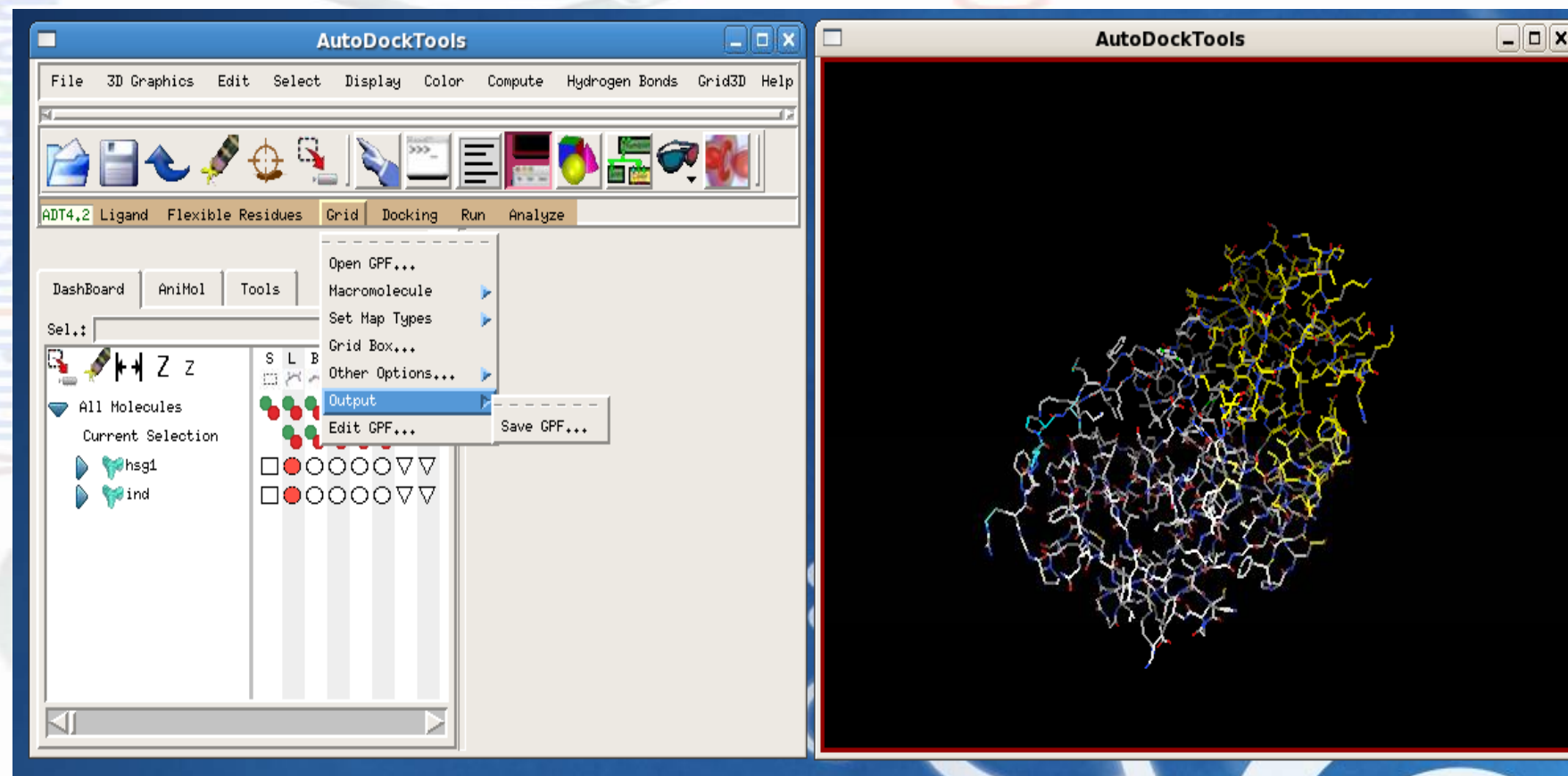


حالا مشخصات تعیین شده برای box را در فایل با فرمت GPF ذخیره می کنیم

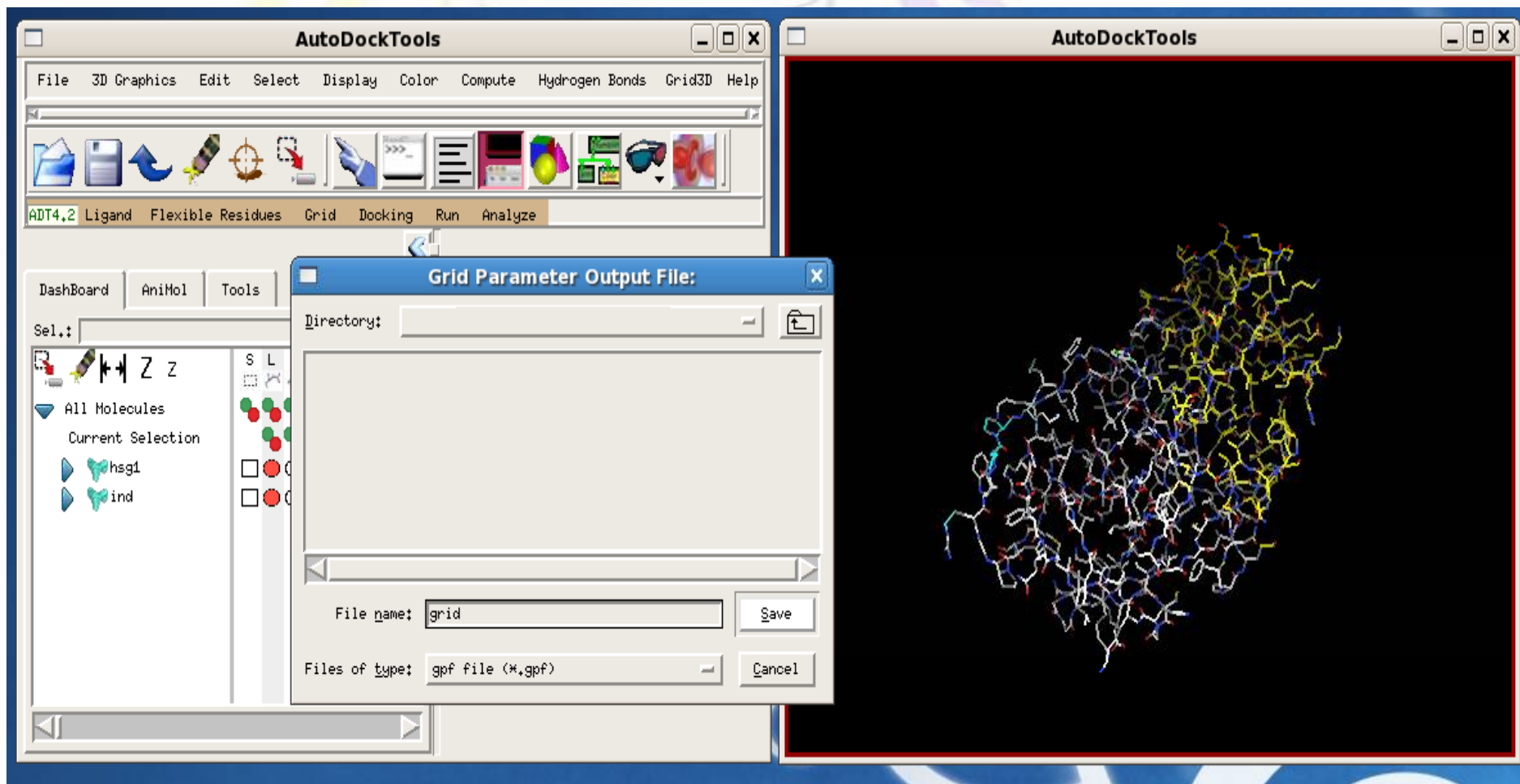
**Grid-->Output-->Save GPF**

Type file name as: **grid**

Save







در این مرحله برای ایجاد ساخت شبکه نیاز به برنامه Autogrid داریم. می توان از دو طریق برنامه اتوگرید را اجرا کرد. از طریق graphical و از طریق command. **توصیه می شود از روش دوم استفاده شود.**

**راه اول:** از منوی RUN در adt که از قبل باز شده

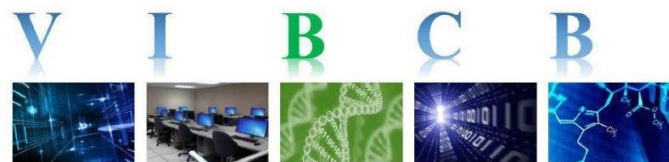
## Run -->Run Autogrid

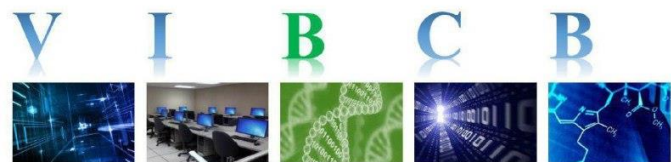
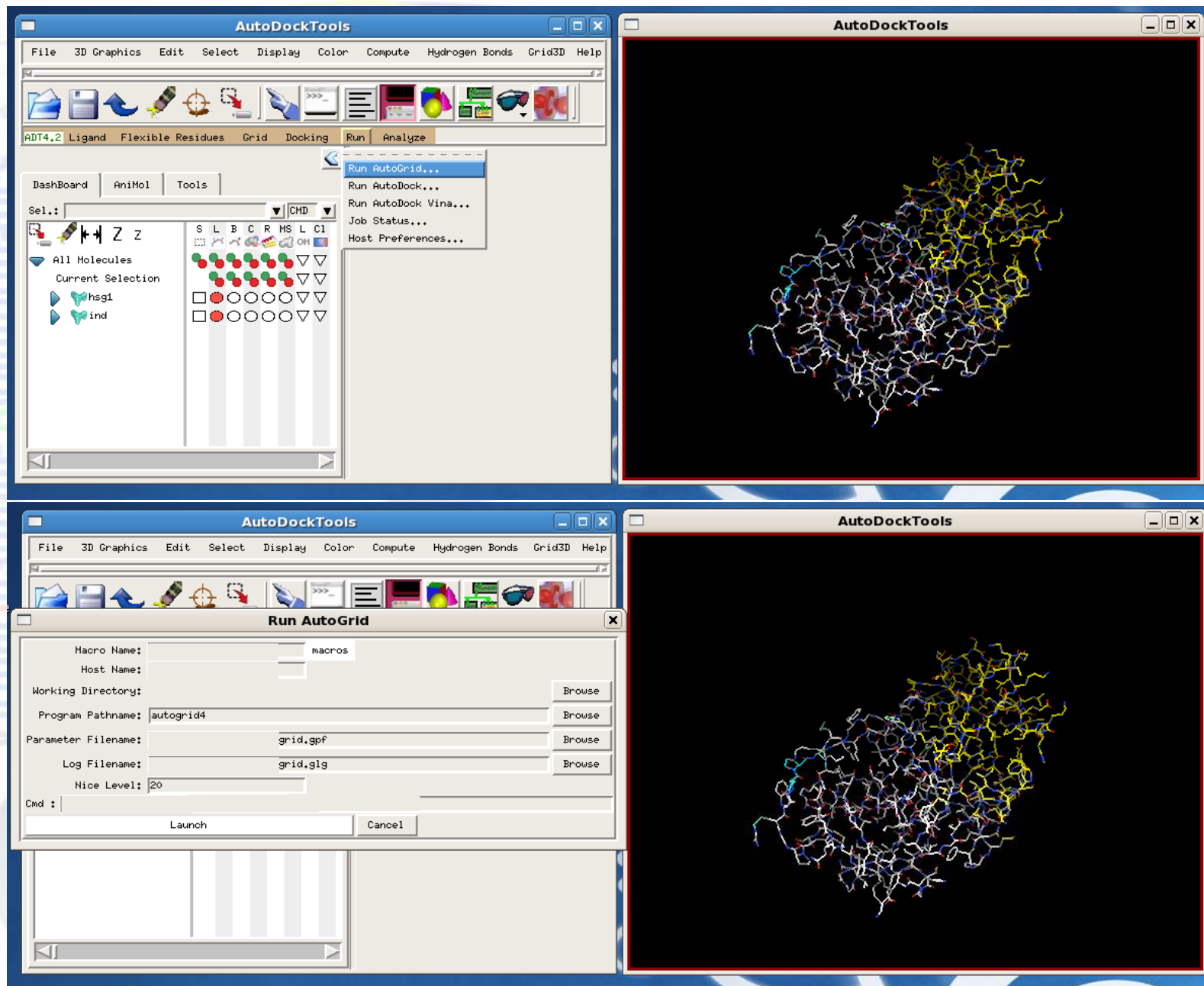
Program path name :

./...../ autogrid 4

Parameter fie name: Browse  
grid.gpf

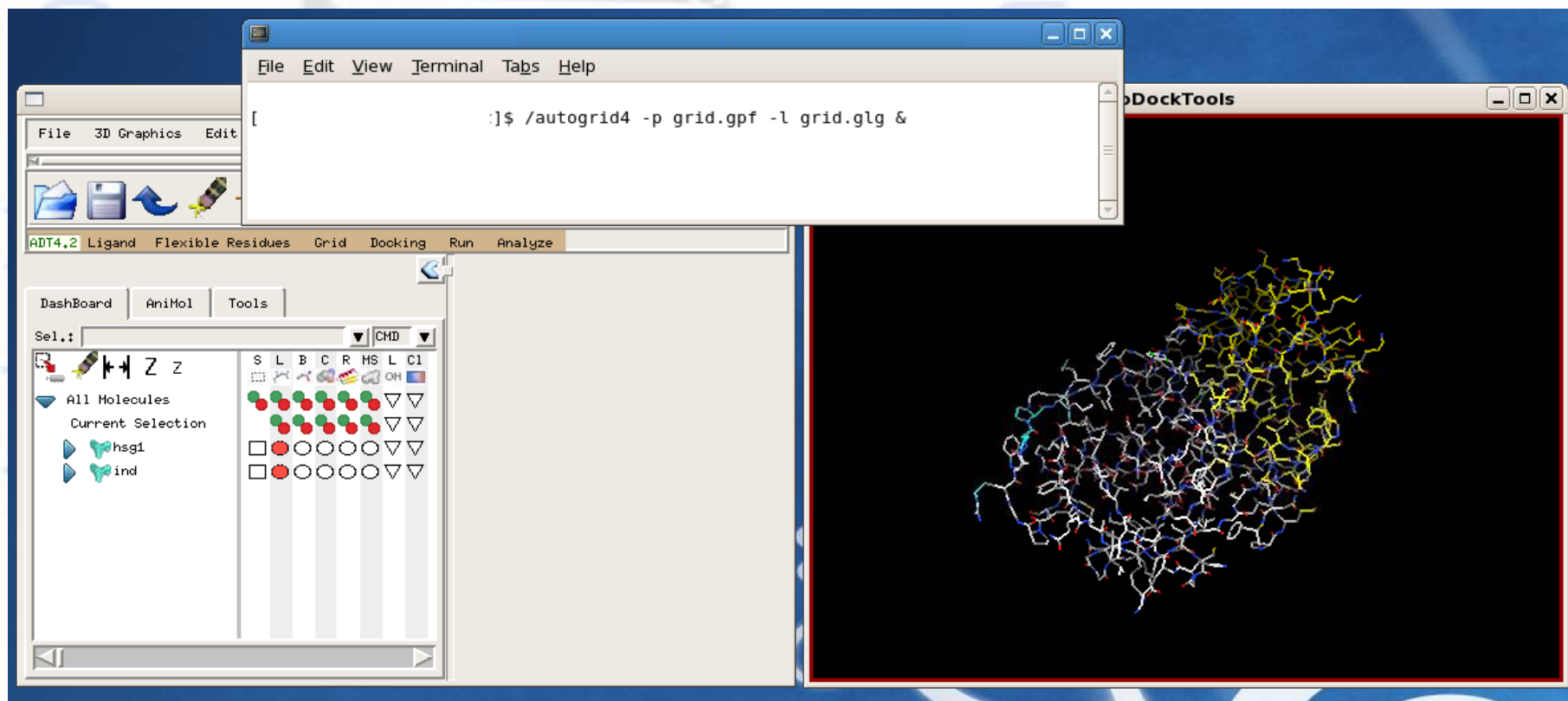
log fie name: Browse  
grid.glg  
Lunch



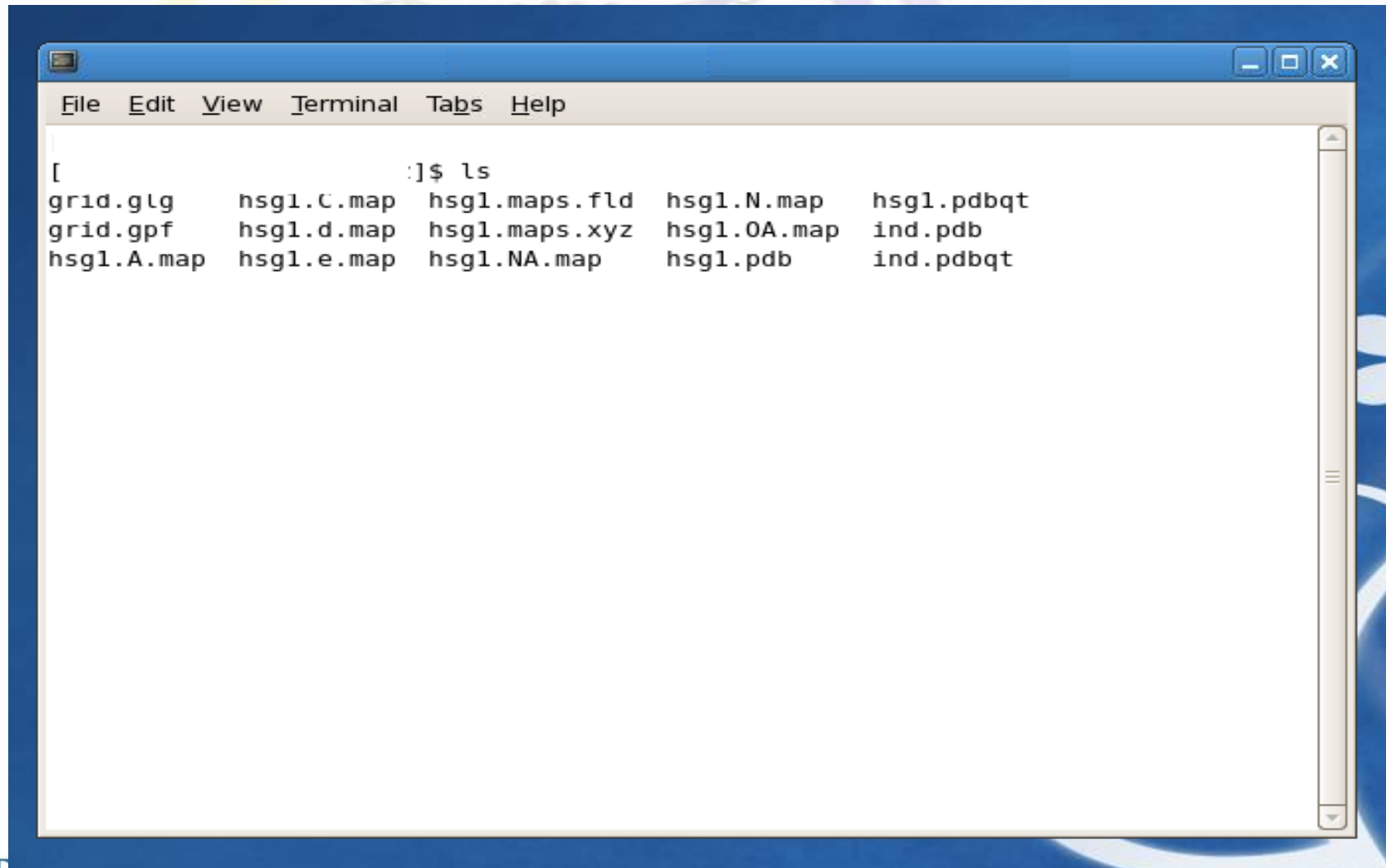


راه دوم: در لینوکس یک Terminal باز کرده و با دستور `cd` به مسیری که فایل ها در آن قرار دارد بروید و دستور زیر را تایپ کنید

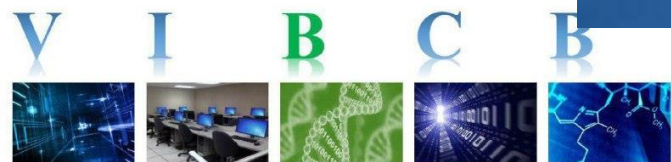
**`autogrid4 -p grid.gpf -l grid.glg &`**



پس از اتمام کامل اجرای اتوگرید و چک کردن ساخته شدن فایل‌هایی با فرمت map، وارد مرحله اصلی داکینگ می‌شویم.



```
[ :]$ ls
grid.gtg      hsg1.C.map  hsg1.maps.fld  hsg1.N.map  hsg1.pdbqt
grid.gpf      hsg1.d.map  hsg1.maps.xyz  hsg1.OA.map  ind.pdb
hsg1.A.map    hsg1.e.map  hsg1.NA.map    hsg1.pdb    ind.pdbqt
```



در ابتدا فایل های گیرنده و لیگاند (هر دو با فرمت PDBQT) را باز می کنیم. در اتوداک فایل گیرنده به عنوان ساختار غیر قابل انعطاف در نظر گرفته می شود اما لیگاند در فرایند داکینگ قابل انعطاف می باشد.

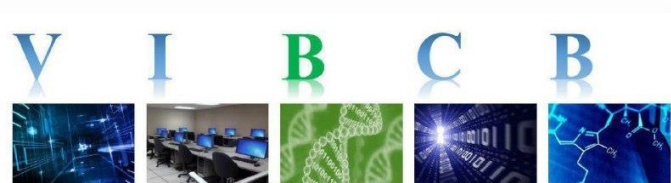
**Docking--> macromolecule-->Set Rigid Filename**

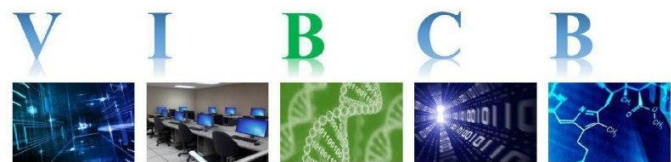
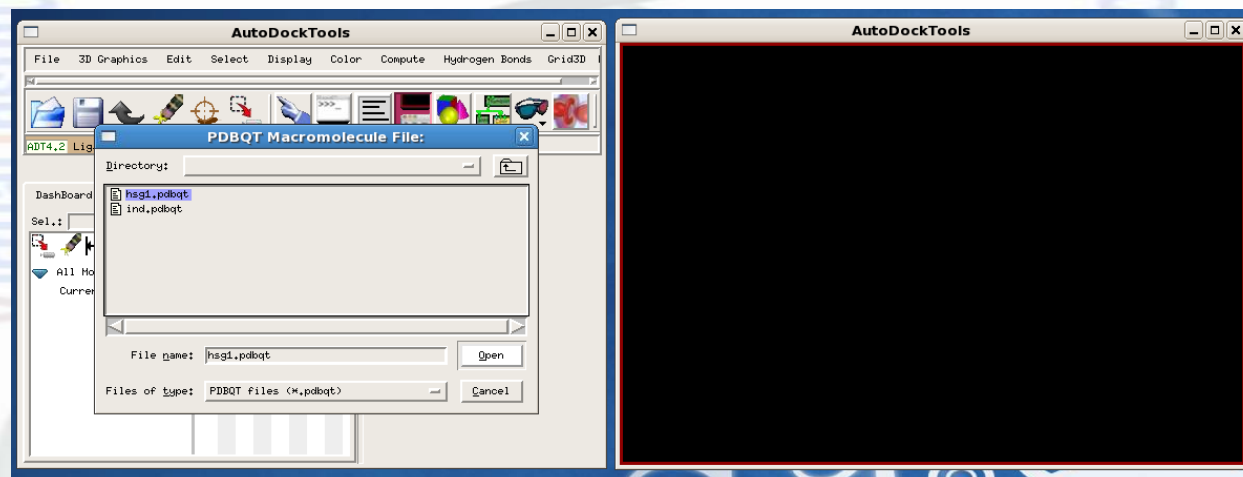
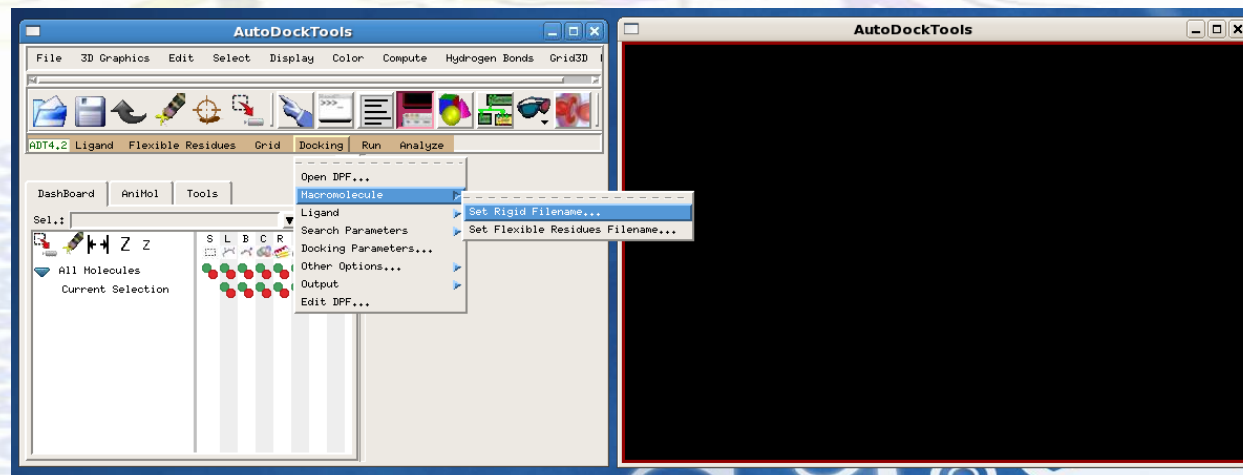
hsg1.pdbqt

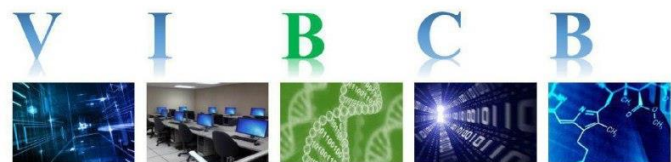
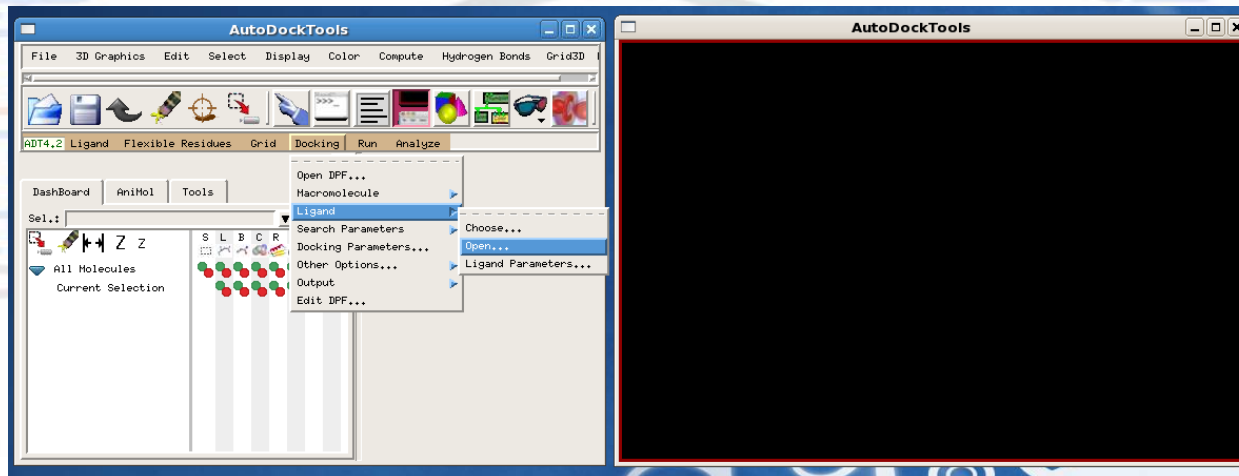
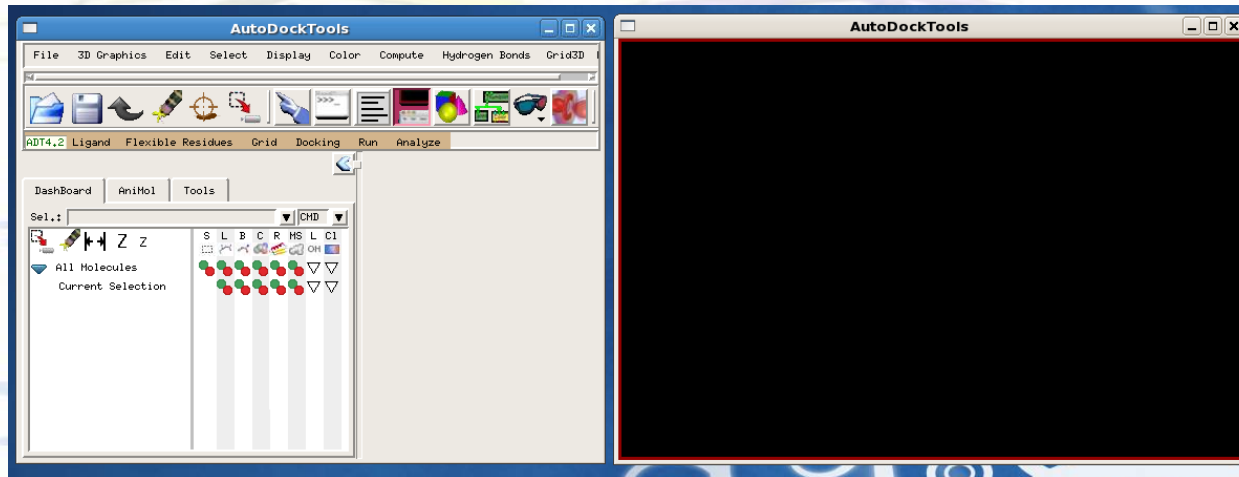
**Docking--> Ligand-->Open**

ind.pdbqt

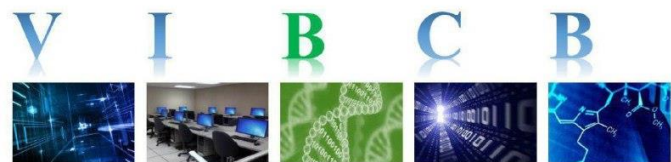
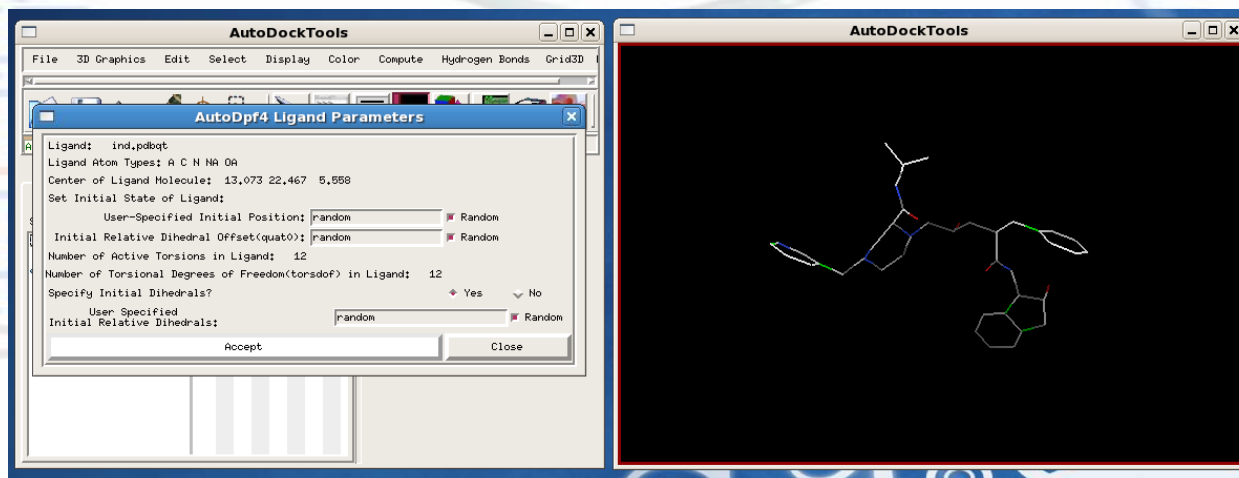
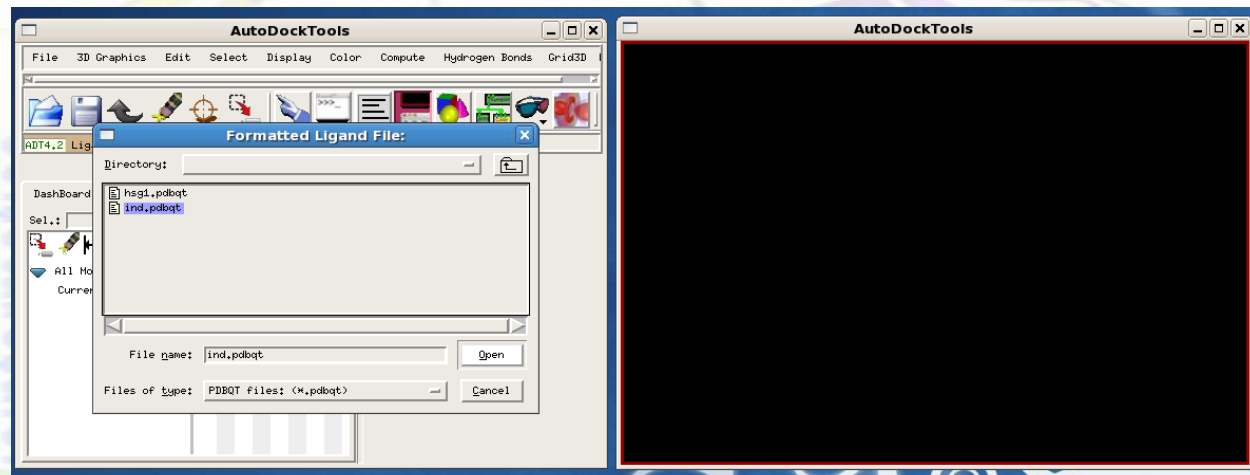
بعد از باز شدن لیگاند روی Accept در پنجره باز شده کلیک کنید











در اینجا می توان از میان الگوریتم های موجود در این نرم افزار (برای جستجوی کانفورماسیون های احتمالی در فرایند داکینگ) یک الگوریتم را انتخاب کرد که ما در این مثال Genetic Algorithms را انتخاب می کنیم. تعداد RUN را در پنجره باز شده را از 10 به 100 تغییر دهید. در واقع این عدد تعداد کانفورماسیون ها که به عنوان نتایج نهایی حاصل می شوند را تعیین میکند و بهتر است کمتر از 100 نباشد.

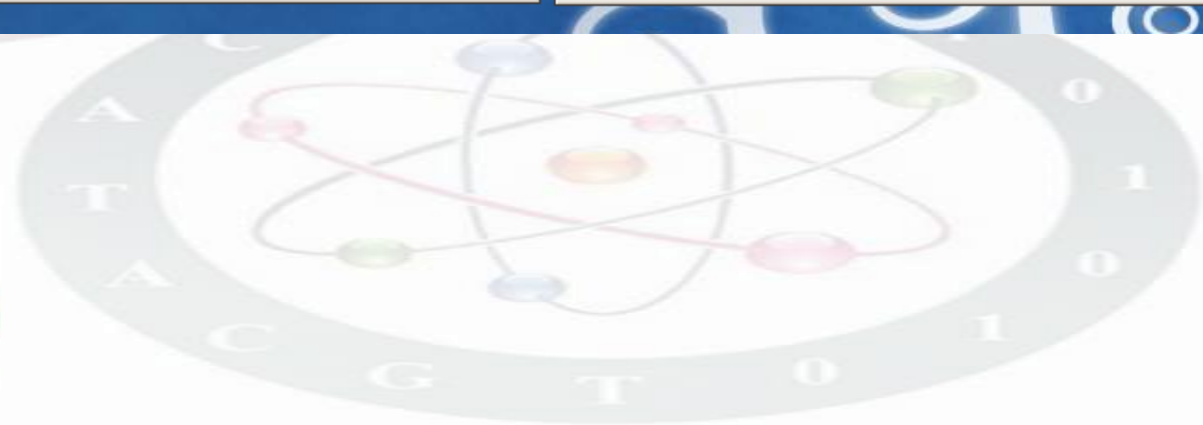
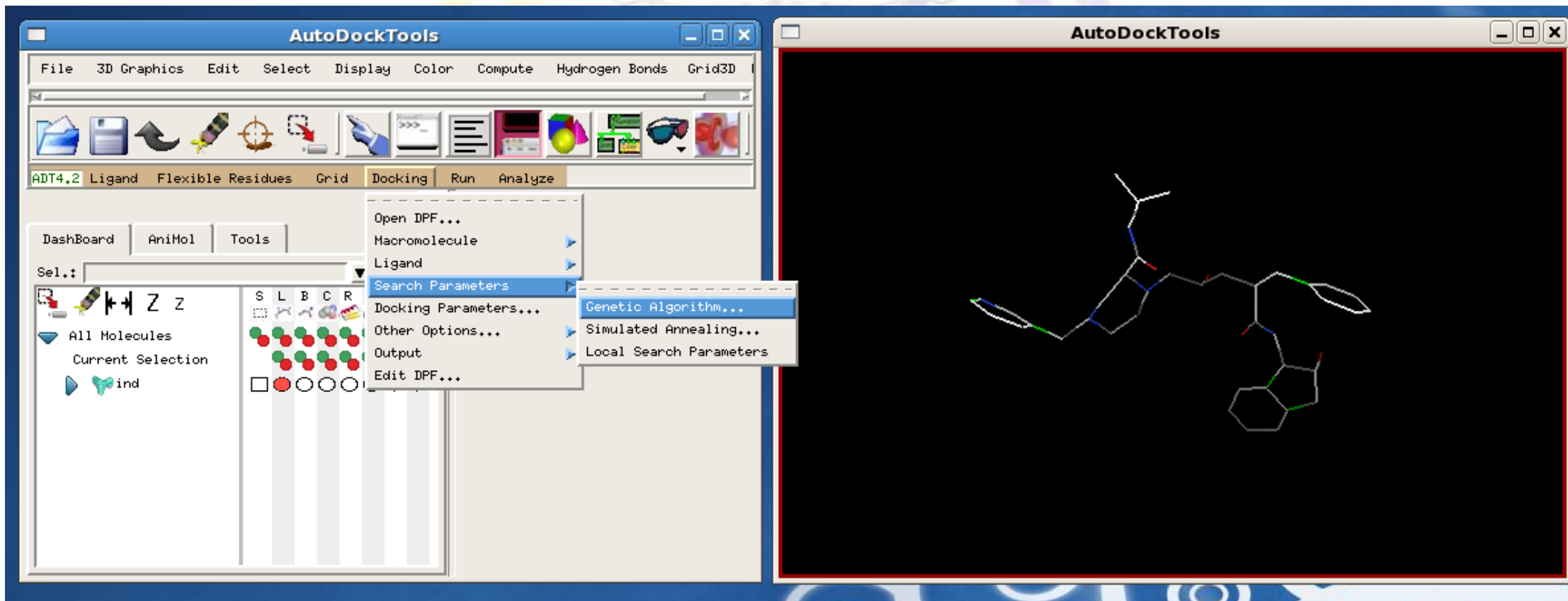
## Docking--> Search Parameters-->Genetic Algorithms

Change number of GA runs from 10 to 100

روی Accept در پنجره باز شده کلیک کنید

Accept







**AutoDockTools**

File 3D Graphics Edit Select Display Color Compute Hydrogen Bonds Grid3D

ADT4.2 Ligand Flexib

Dashboard AniMol

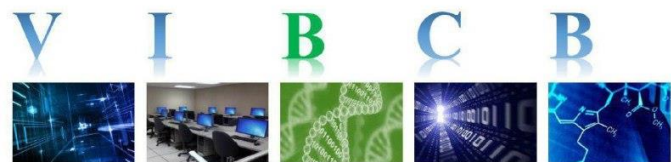
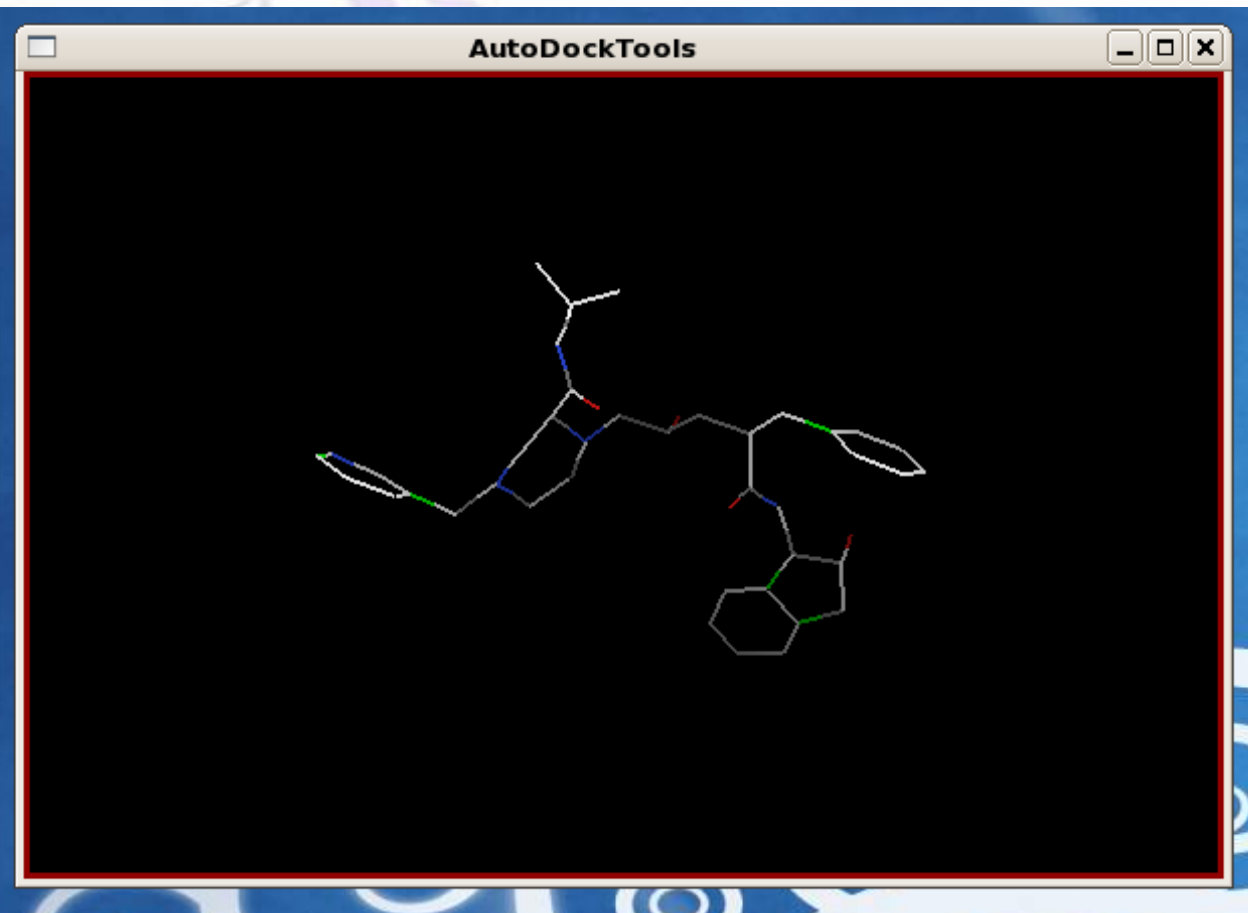
Sel.: [ ]

All Molecules  
Current Selection  
ind

**Genetic Algorithm Parameters**

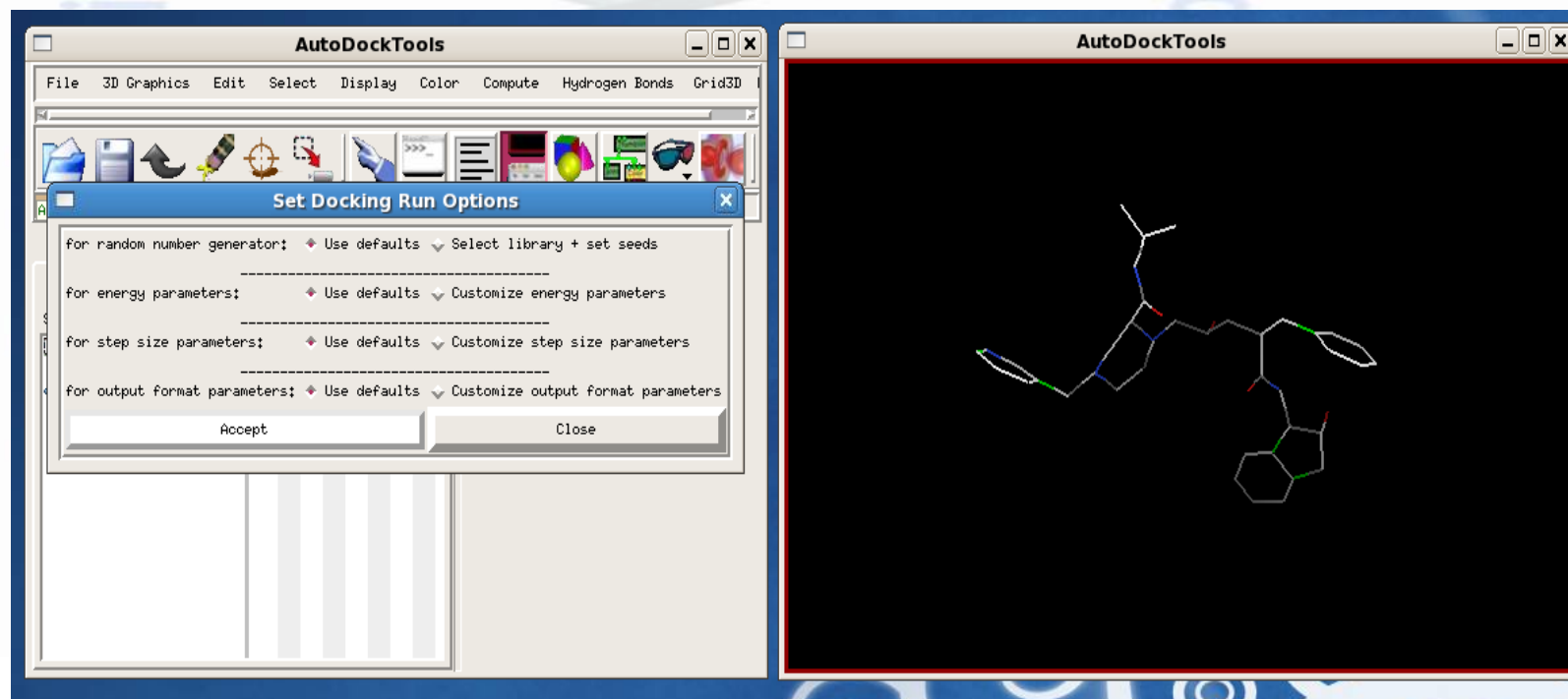
Number of GA Runs:	100
Population Size:	150
Maximum Number of evals:	medium 2500000
Maximum Number of generations:	27000
Maximum Number of top individuals that automatically survive:	1
Rate of Gene Mutation:	0.02
Rate of Crossover:	0.8
GA Crossover mode:	twopt
Mean of Cauchy distribution for gene mutation:	0.0
Variance of Cauchy distribution for gene mutation:	1.0
Number of generations for picking worst individual:	10

Accept Close

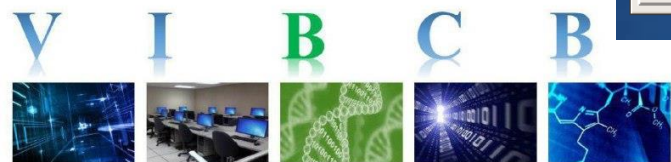


در این مرحله پارامترهای داکینگ را می توان مشخص کرد. چنانچه قصد تغییر پارامترها را ندارید روی Accept کلیک کرده و پیش فرض های پارامترهای داکینگ را بپذیرید.

**Docking--> Docking Parameters-->**



Accept

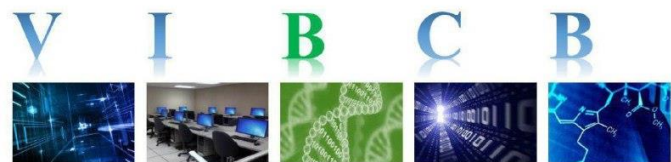
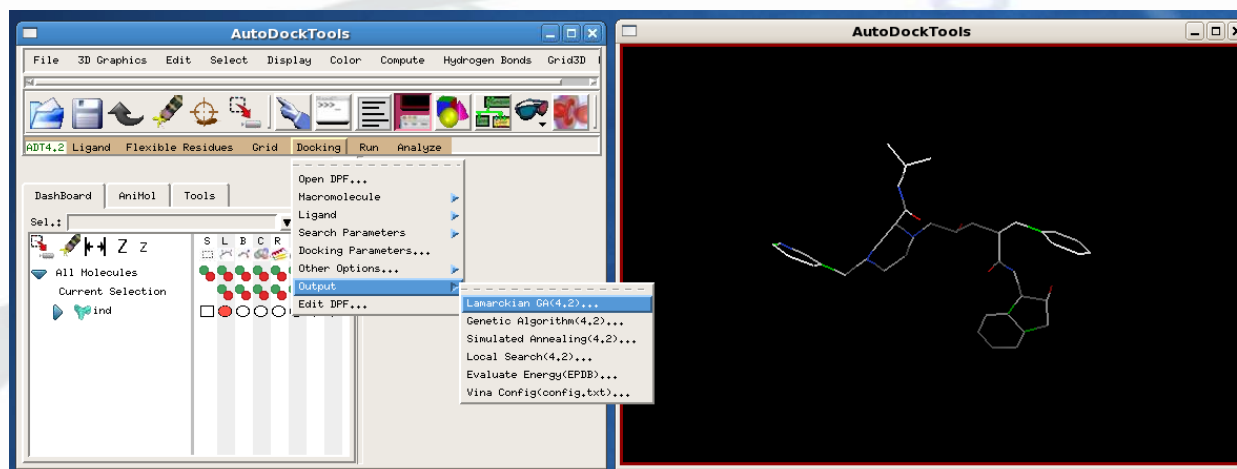


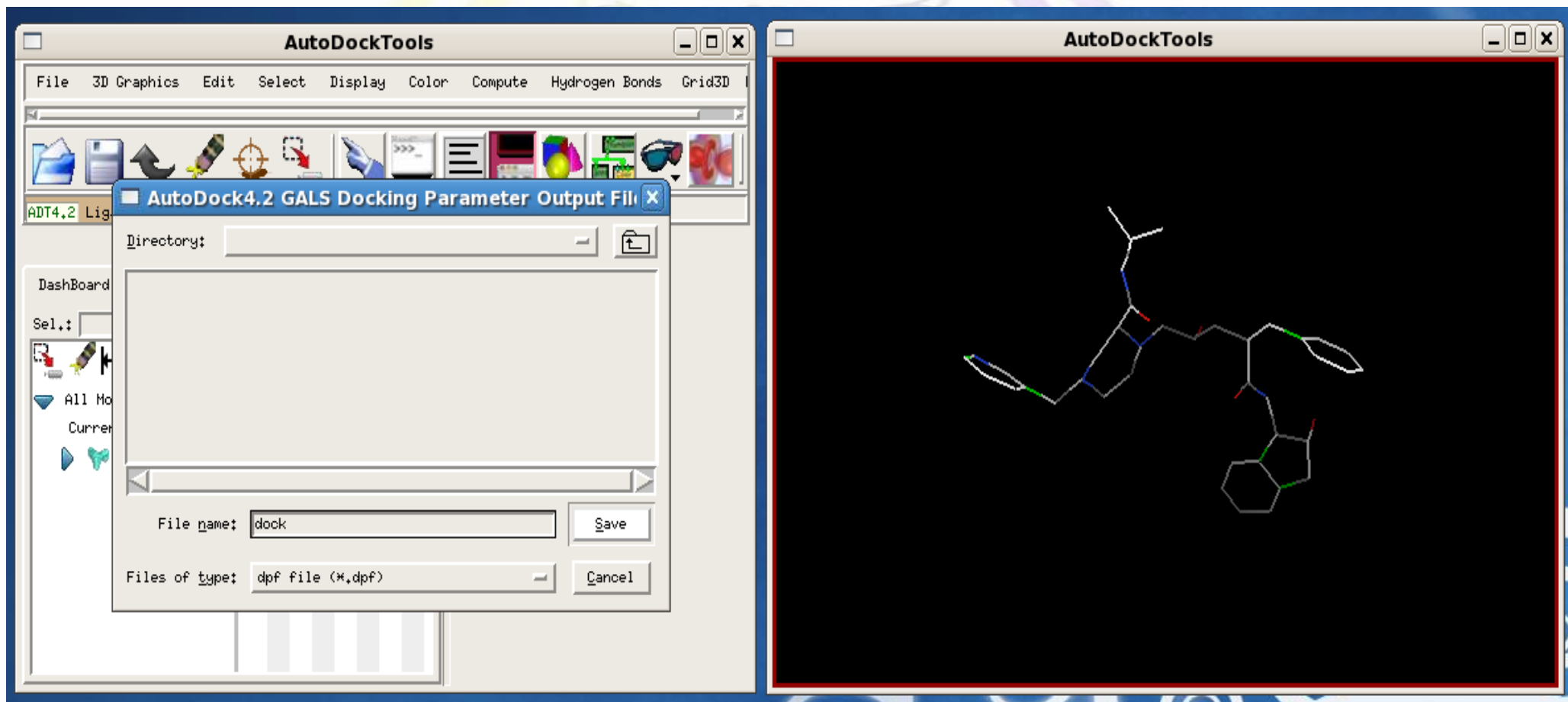
اکنون تمامی مشخصات آماده شده را برای داکینگ در فایل با فرمت dpf ذخیره می کنیم.

**Docking--> Output->LamarckianGA(4.2)**

Changed the file name to:

**dock.dpf**





در این مرحله نیز می توان از دو طریق برنامه اتوداک را اجرا کرد اول به صورت graphical از منوی RUN و دوم از طریق command که **توصیه ما استفاده از راه دوم است.**

**راه اول:** از منوی RUN در adt که از قبل باز شده

**RUN-->Autodock-->**

Program path name : .... / autoduck4

Parameter fie name: Browse

dock.dpf

Log fie name: Browse

dock.dlg

Lunch

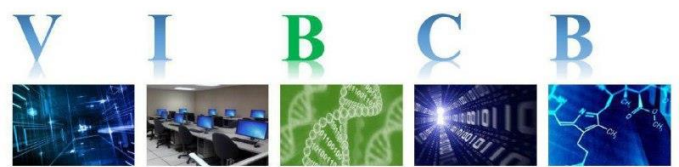




The image displays the AutoDockTools software interface. A 'Run AutoDock' dialog box is open, showing the following configuration:

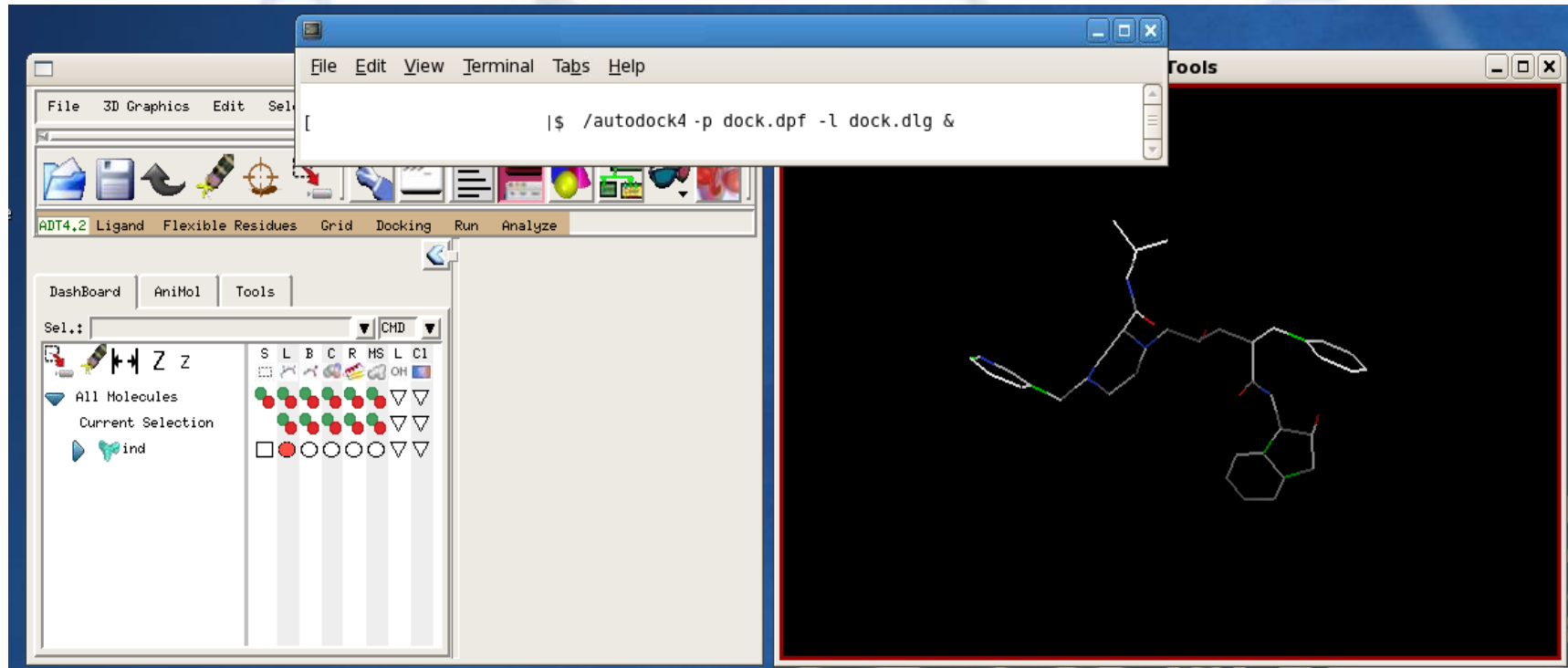
- Macro Name: macros
- Host Name: (empty)
- Working Directory: (empty) [Browse]
- Program Pathname: autodock4 [Browse]
- Parameter Filename: dock.dpf [Browse]
- Log Filename: dock.dlg [Browse]
- Add Optional Flags?: Yes (selected) / No
- Nice Level: 20
- Cmd: (empty)

Buttons: Launch, Cancel

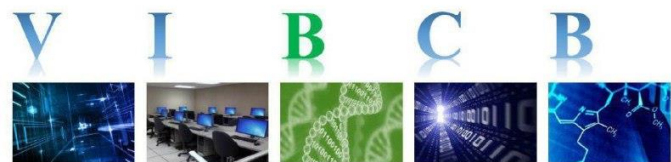


راه دوم: یک Terminal باز کرده و با دستور `cd` به مسیری که فایل ها در آن قرار دارد بروید و دستور زیر را تایپ کنید.

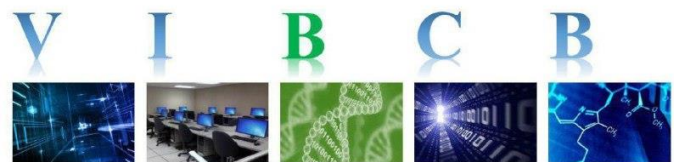
`autodock4 -p dock.dpf -l dock.dlg &`



حال فرایند داکینگ شروع شده و سرعت اتمام آن بستگی به سرعت سیستم شما دارد....  
این آموزش ادامه دارد....



# آنالیز نتایج داکینگ



## آنالیز نتایج داکینگ با استفاده از Autodock tools

پس از اتمام داکینگ، با طرق مختلفی می توان نتایج را تفسیر کرد.

یکی از این راهها استفاده از **Autodock tools (ADT)** است.

با استفاده از برنامه ADT می توان نتایج را به صورت دسته بندی شده (Clustered) مشاهده نموده و خصوصياتی مانند

انرژی اتصال و سایر خصوصیات مانند تعداد پیوندهای هیدروژنی ایجاد شده بین لیگاند و گیرنده و طول این پیوند ها را

برای هر یک از ۱۰۰ کانفورماسیون بدست آمده مورد بررسی قرار داد.



به منظور انجام آنالیز مراحل زیر را انجام دهید.

چنانچه برنامه اتوداک از قبل باز بوده طبق دستور زیر تمام مولکولهایی که ممکن است باز باشند را ببندید.

**Edit-> Delete-->Delete all Molecules**

حال میتوانید با مراحل زیر نتایج داکینگ را مشاهده نمایید.

**Analyze-> Docking-->Open**

dock.dlg

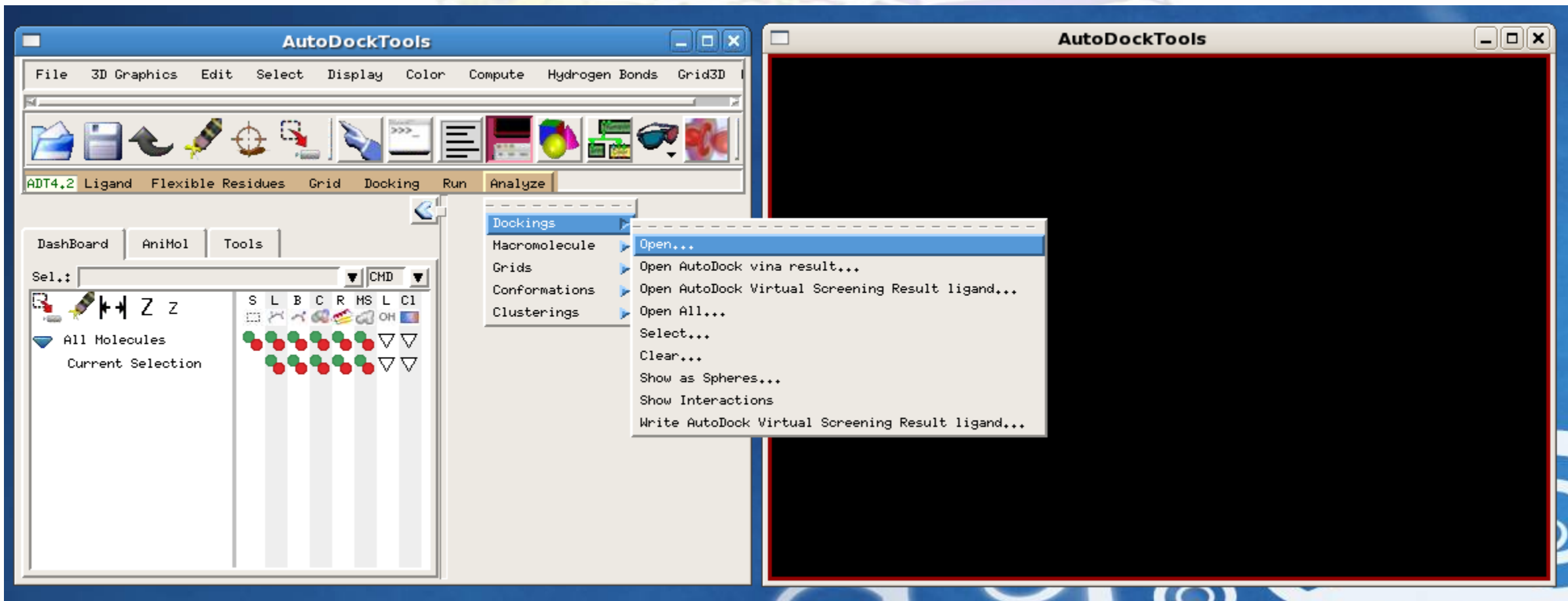
**Analyze-> Macromolecule-->Open**

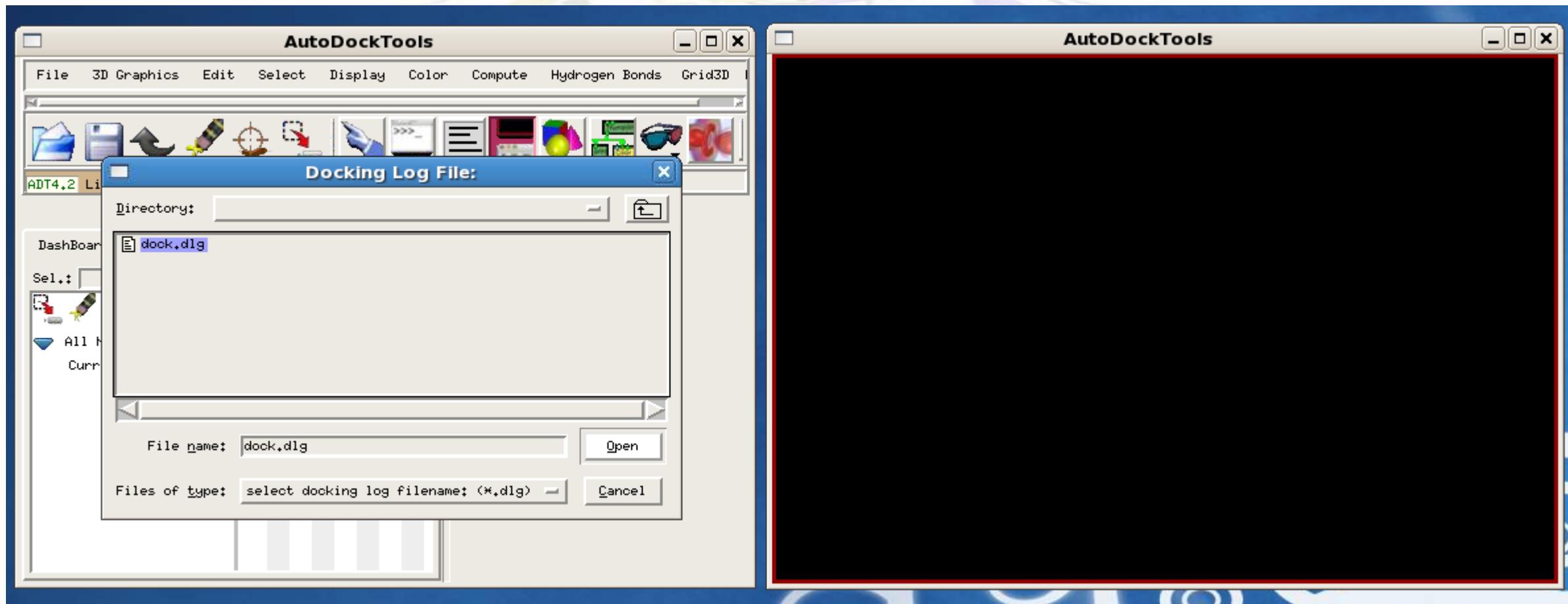
hsg1.pdbqt

**Analyze-> Clustering-->Show**

**Click on OK**









The image displays two windows of the AutoDockTools software. The left window shows the main interface with a menu open over the 'Macromolecule' option. The right window shows a 3D molecular model of a ligand docked into a protein binding site.

**Left Window: AutoDockTools Control Panel**

Menu: File 3D Graphics Edit Select Display Color Compute Hydrogen Bonds Grid3D

Toolbar: [Icons for file operations, navigation, and visualization]

Buttons: ADT4.2 Ligand Flexible Residues Grid Docking Run Analyze

Dashboard: AniMol Tools

Sel.: [CMD]

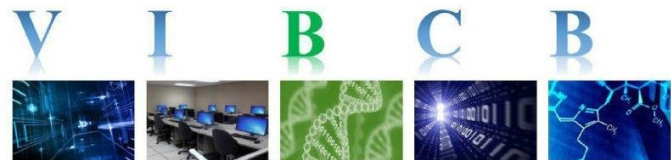
Left Panel: All Molecules, Current Selection (ind)

Right Panel (Property Table):

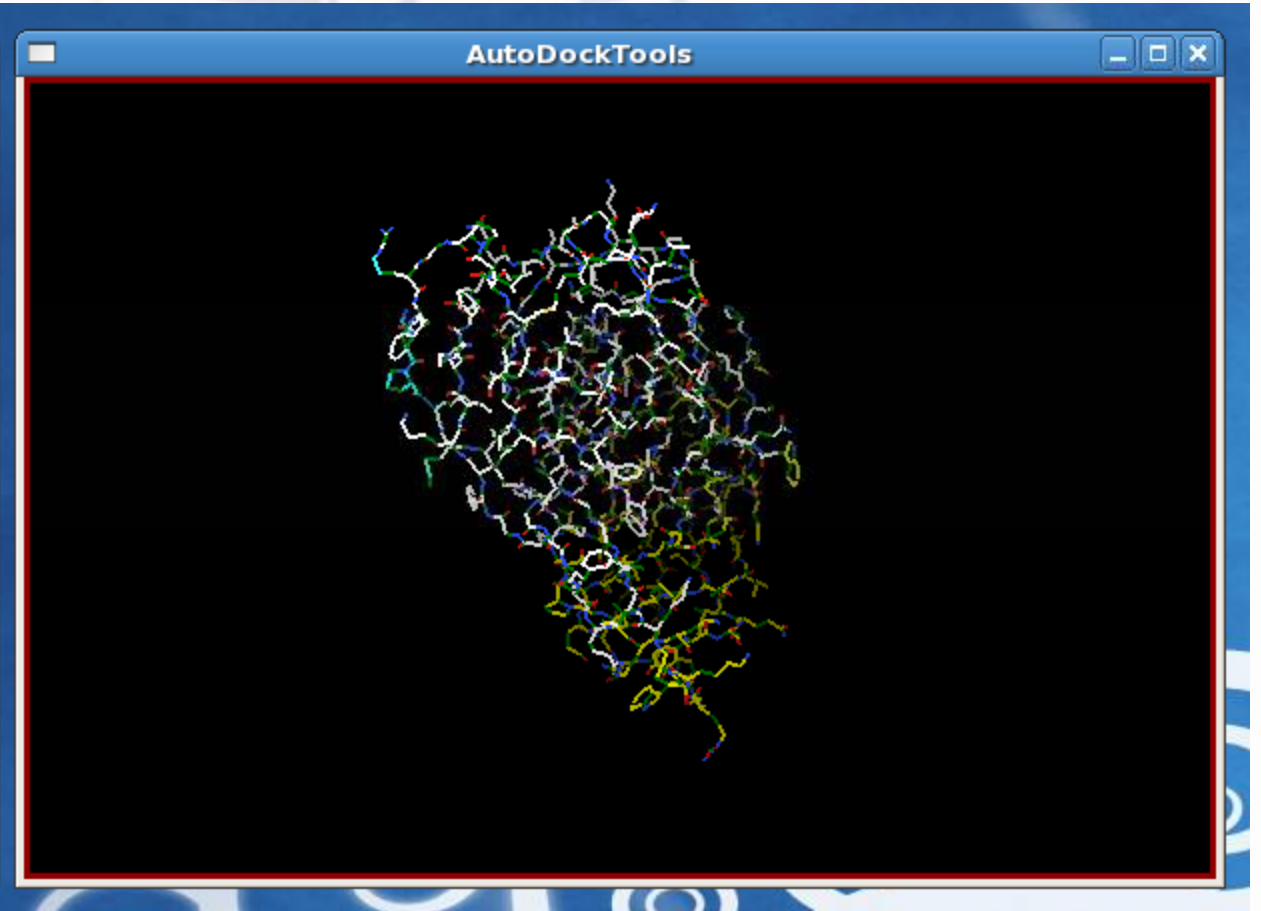
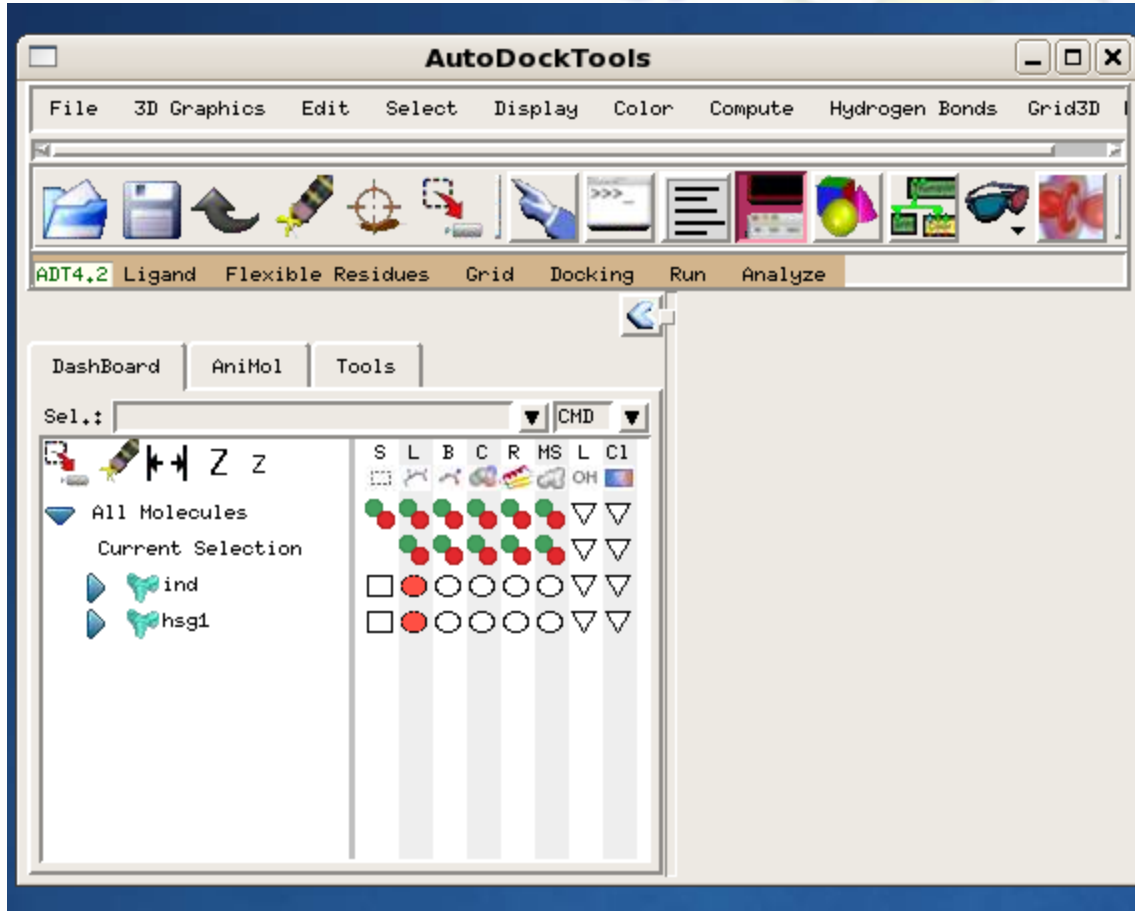
S	L	B	C	R	MS	L	C1
<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>

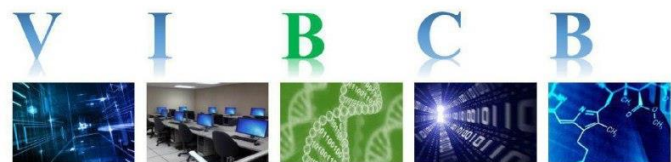
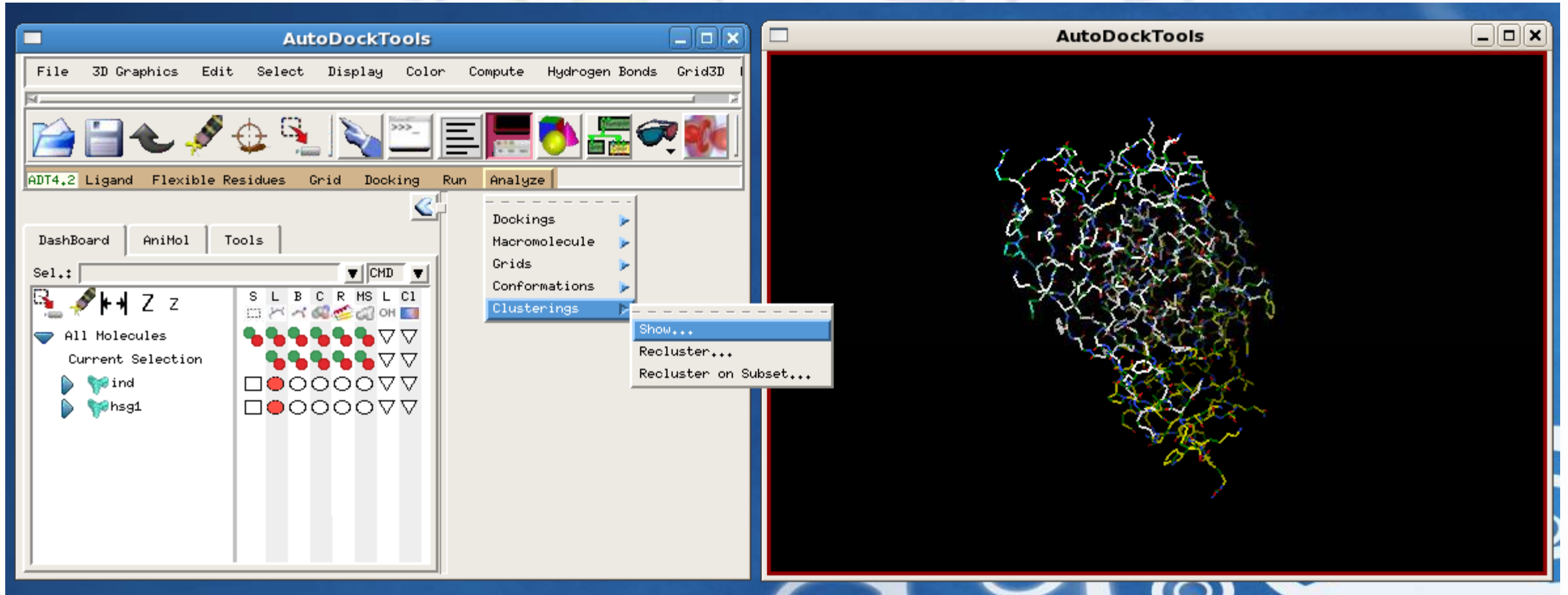
Open Menu:

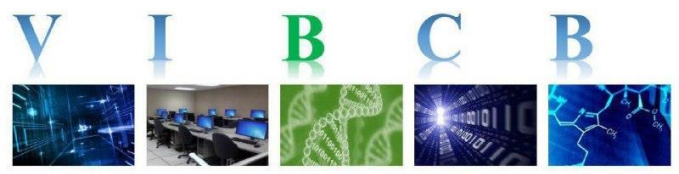
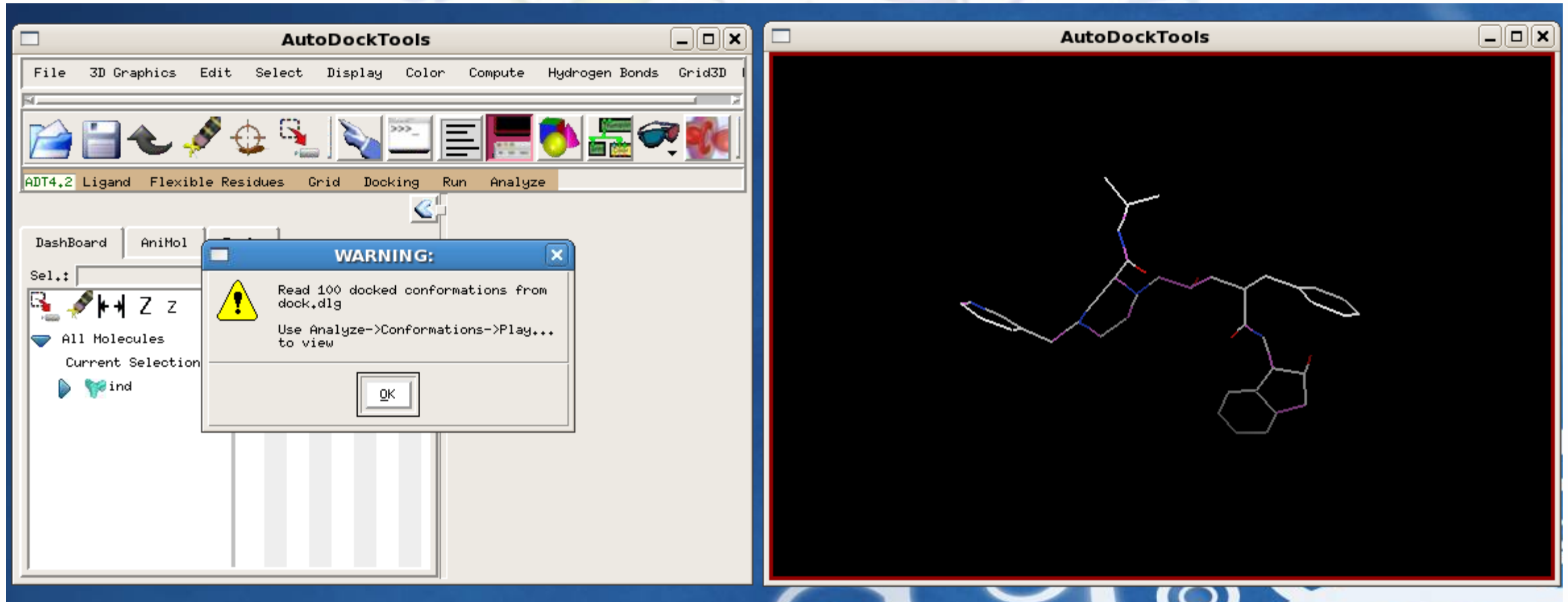
- Dockings
- Macromolecule
  - Open...
  - Choose...
- Grids
- Conformations
- Clusterings











حال در اینجا نتیجه 100 کانفورماسیون ایجاد شده به صورت cluster یا خوشه بندی، در قالب ستون یا ستون هایی نمایش داده می شود.

هر ستون نمایانگر یک کلاستر بوده و میتواند حاوی چندین کانفورماسیون از 100 کانفورماسیون ایجاد شده پس از داکینگ باشد.

با دبل کلیک روی هر ستون می توانید خصوصیات آن کلاستر را مشاهده کنید.

ستون سمت چپ کمترین میزان انرژی را داشته و ستون بلند تر معرف در بردارندگی بیشترین تعداد کانفورماسیون ها می باشد.



روی هر ستون که میخواهید نتایج آن را ببینید دبل کلیک کنید (بعد از دبل کلیک، ستون به رنگ قرمز در می آید)

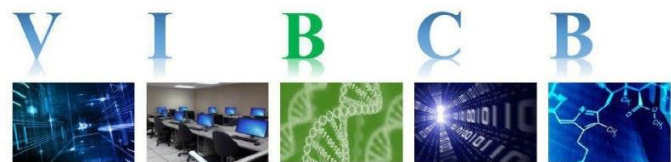
سپس در پنجره باز شده روی علامت شبیه & کلیک کنید

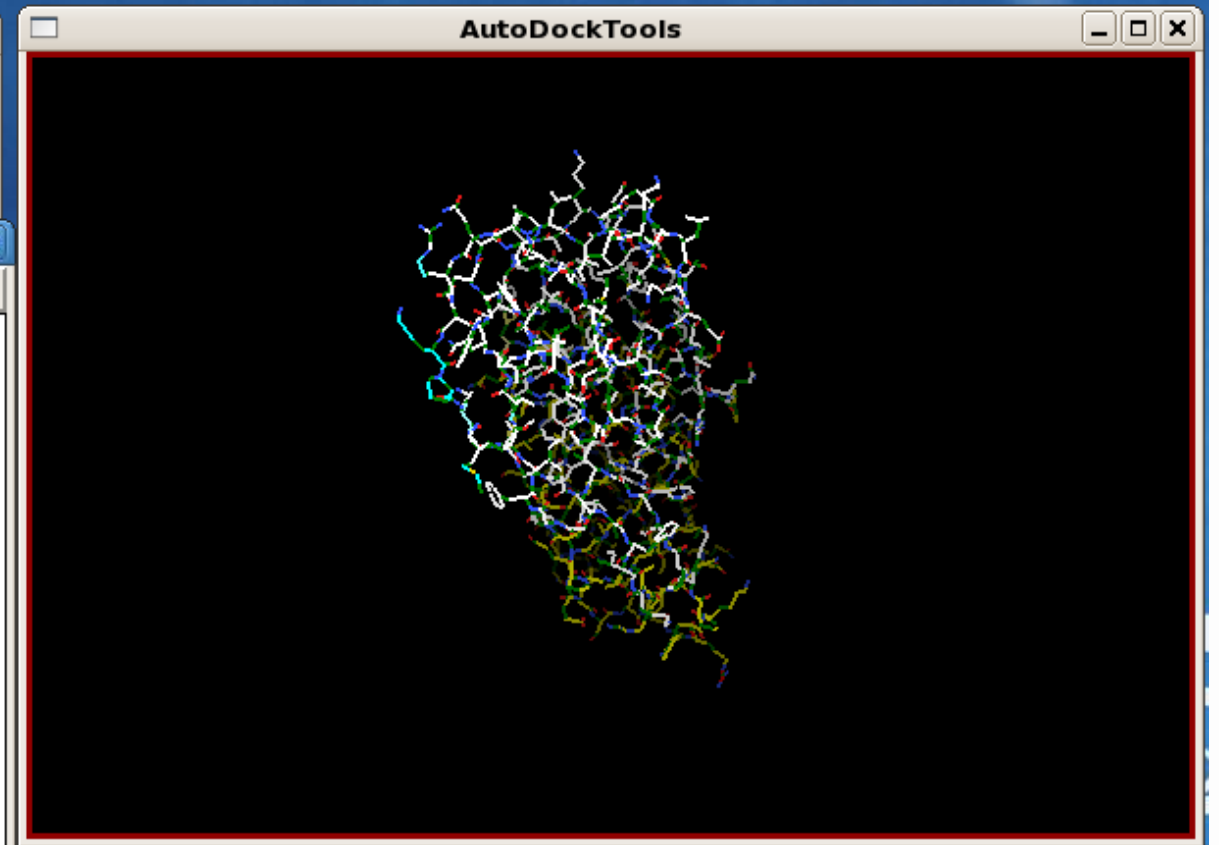
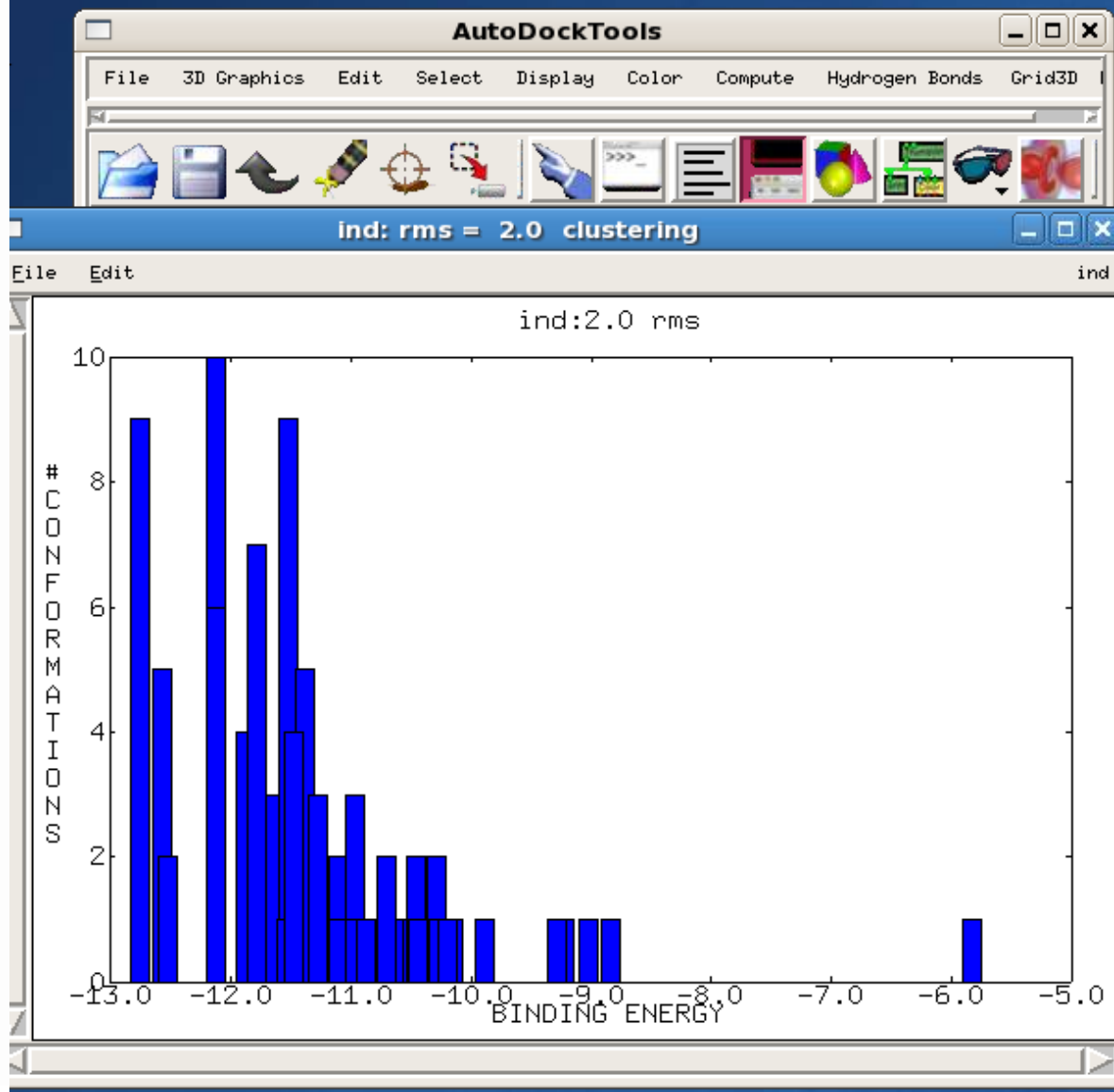
## Analyze-> Conformations-->Play

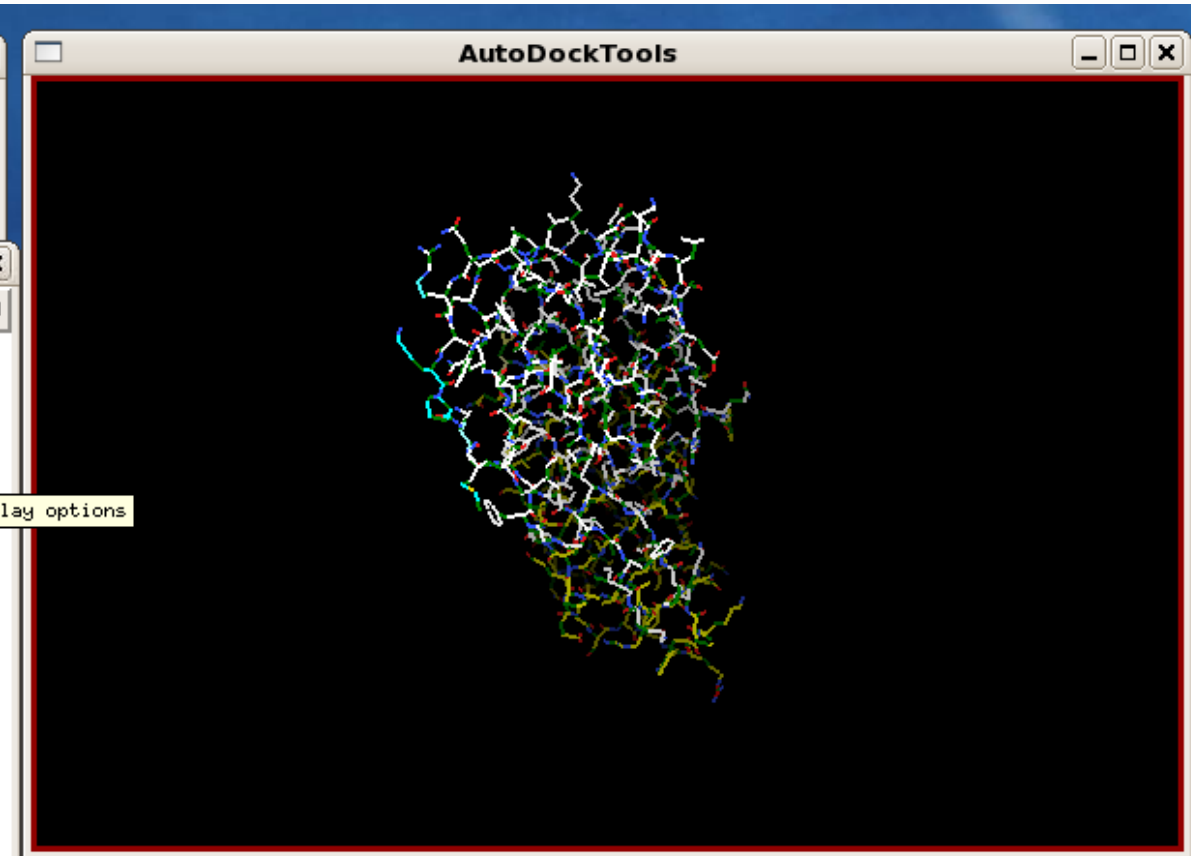
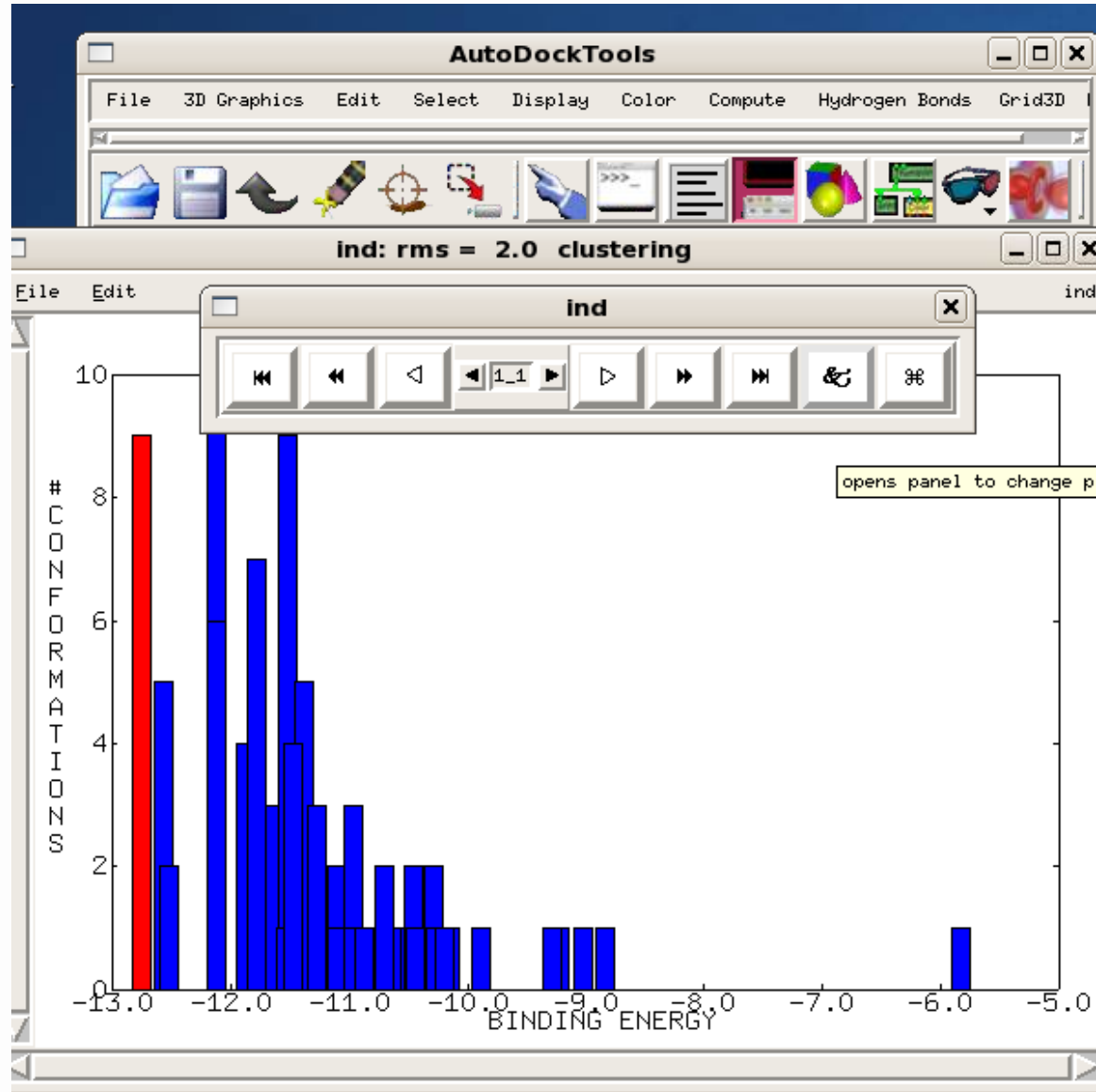
بعد در پنجره باز شده روی موارد زیر کلیک کنید تا اطلاعات مربوط به انرژی، باندهای هیدروژنی بین لیگاند و گیرنده (در صورت وجود) نمایش داده شود.

**Show info**

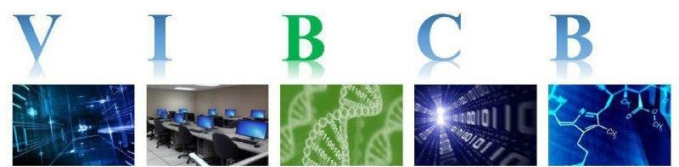
**Build H-bonds**







opens panel to change play options



The screenshot displays the AutoDockTools (ADT) software interface. The main window shows a 3D molecular model of a protein-ligand complex. The interface includes a menu bar (File, 3D Graphics, Edit, Select, Display, Color, Compute, Hydrogen Bonds, Grid3D), a toolbar with various icons, and a dashboard with a 'Sel.:' field and a list of molecules (All Molecules, Current Selection: ind, hsg1). Two windows are open: 'Conformation 1\_1 Info' and 'Set Play Options'.

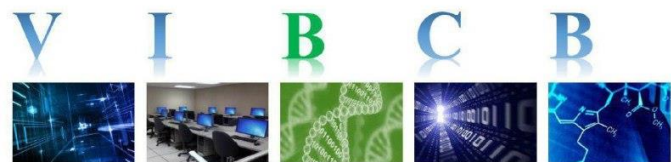
**Conformation 1\_1 Info**

```

binding energy range in this cluster of 9 is 2,34
binding_energy=-12,76
ligand_efficiency=-0,28
inhib_constant=439,89
inhib_constant_units=pH
intermol_energy=-16,34
vdw_hb_desolv_energy=-15,56
electrostatic_energy=-0,79
total_internal=-3,4
torsional_energy=3,58
unbound_energy=-3,4
filename=dock.dlg
clRMS=0,0
refRMS=2,97
rseed1=None
rseed2=None
no hydrogen bonds formed
  
```

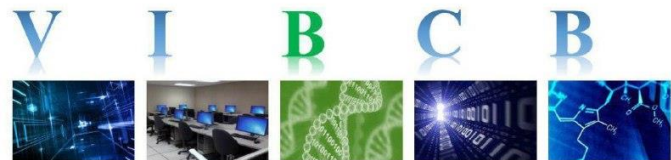
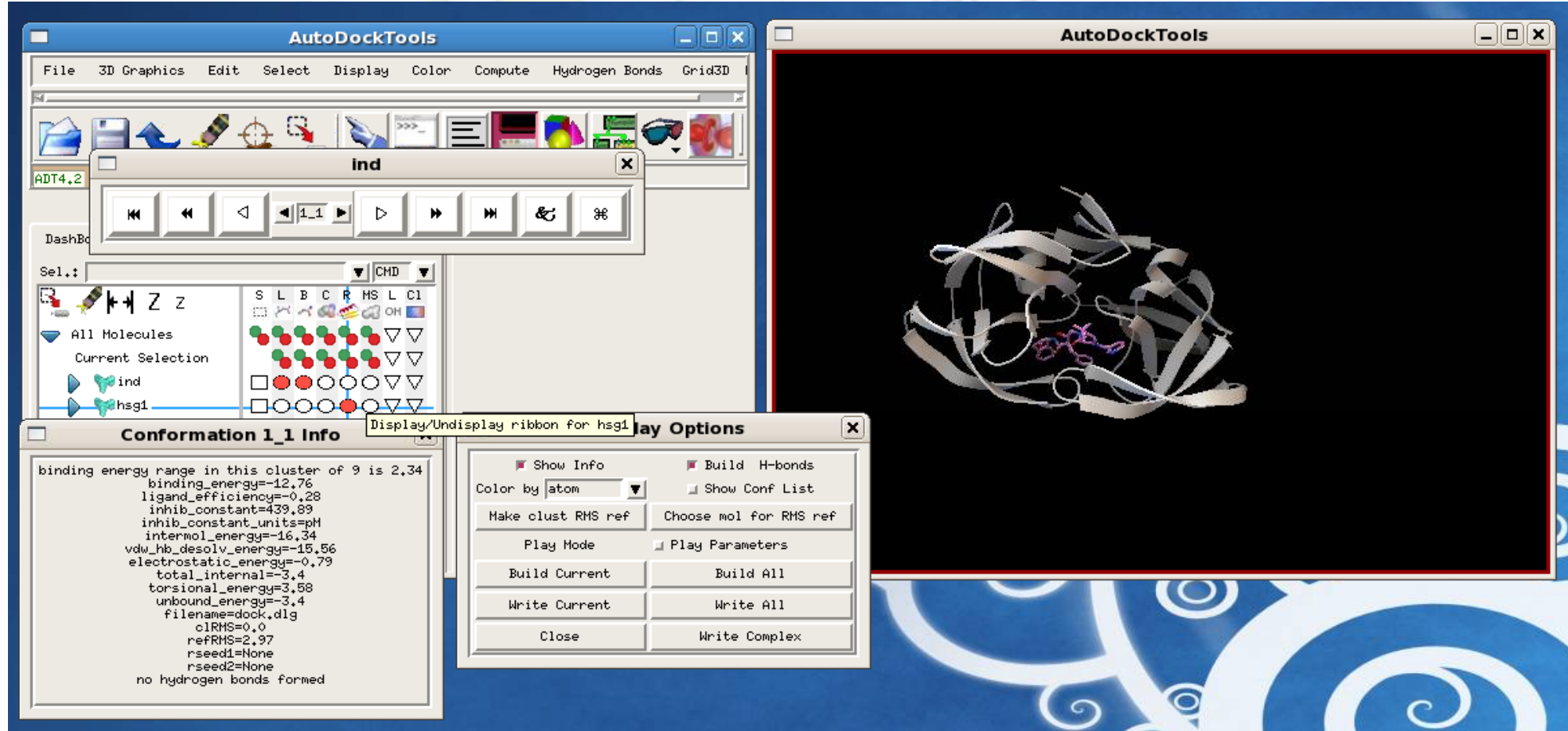
**Set Play Options**

- Show Info
- Build H-bonds
- Color by
- Show Conf List
- Make clust RMS ref
- Choose mol for RMS ref
- Play Mode
- Play Parameters
- Build Current
- Build All
- Write Current
- Write All
- Close
- Write Complex





در سمت چپ پنجره روبروی اسم لیگاند و گیرنده اشکال دایره و مربعی وجود دارد که با کلیک روی آنها می توان اشکال مختلف نمایش گیرنده و لیگاند مانند شکل های روبان، بالن و ... را مشاهده کرد. به طور مثال روبروی ind که لیگاند است روی دایره B و برای گیرنده روی دایره R کلیک کنید تا متفاوت شدن نحوه نمایش گیرنده و لیگاند را ببینید.



با حرکت دادن دکمه وسط موس میتوانید ساختارها را از نمای نزدیک تر مشاهده کنید. پیوندهای هیدروژنی به صورت خطوط سبز قابل مشاهده است و فاصله آنها نیز به صورت عددی در کنار این خطوط نشان داده شده است.

The screenshot displays the AutoDockTools interface. On the left, a bar chart titled 'CONFORMATIONAL CLUSTERS' shows the distribution of 10 clusters. The y-axis is labeled '# CONFORMATIONAL CLUSTERS' and ranges from 0 to 10. The x-axis represents different clusters. A red bar highlights cluster 4.2. In the center, the 'AutoDockTools' window shows the 'Set Play Options' dialog box, which includes options for 'Show Info', 'Build H-bonds', 'Color by atom', and 'Play Mode'. Below this, the 'Hydrogen Bonds:' window shows two atoms in hydrogen bonds: hsg1:A:ILE50:N and ind:B:MK1902:O4. To the right, the 'Conformation 4\_2 Info' window provides detailed energy and structural data for the selected cluster. On the far right, a 3D molecular model shows a protein structure with a ligand (ind) and two hydrogen bonds highlighted in green, with distances of 2.928 and 2.654 Å indicated.

**Hydrogen Bonds:**

2 Atoms in hbonds:

hsg1:A:ILE50:N  
ind:B:MK1902:O4

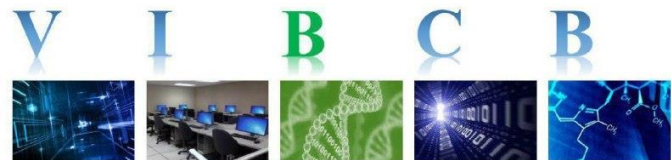
Show All     Show Distances  
 Show theta (don-h->acc)     Show phi (h->acc-accN)  
 Show Energy

Select All    Dismiss

**Conformation 4\_2 Info**

binding energy range in this cluster of 10 is 1.36  
binding\_energy=-11.91  
ligand\_efficiency=-0.26  
inhib\_constant=1.85  
inhib\_constant\_units=nH  
intermol\_energy=-15.49  
vdw\_hb\_desolv\_energy=-15.3  
electrostatic\_energy=-0.19  
total\_internal=-2.89  
torsional\_energy=3.58  
unbound\_energy=-2.89  
filename=dock.dlg  
c1RMS=1.32  
refRMS=2.84  
rseed1=None  
rseed2=None

2 hydrogen bonds Formed:  
ind:B:MK1902:O4 :    hsg1:B:GLY27:O  
hsg1:A:ILE50:N :    ind:B:MK1902:O1



این آموزش ادامه دارد ...

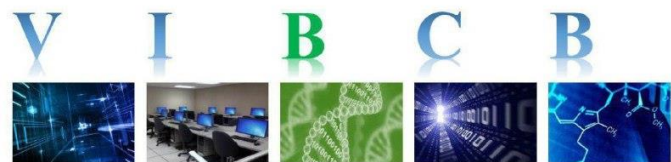
## ذخیره نتایج حاصل از داکینگ

می توان هر کدام از کانفورماسیون های ایجاد شده را از طریق زیر ذخیره کرد (با فرمت PQBQT). اولین کانفورماسیون از اولین cluster تولید شده کمترین میزان انرژی را دارد و اغلب این کانفورماسیون را به عنوان نتیجه داکینگ در نظر می گیرند اما گاهی cluster با بیشترین تعداد کانفورماسیون به عنوان نتیجه در نظر گرفته می شود.

به هر حال هر کدام از این موارد که مد نظر باشد از طریق زیر قابل ذخیره سازی است (هم به صورت کمپلکس هم به صورت لیگاند داک شده به صورت جداگانه)  
روی **Write complex** یا **Write current** کلیک کنید

نام فایل را به دلخواه تایپ کنید

**Save**



## تبدیل فایل PQBQT به PDB

برای تبدیل فایل PQBQT به PDB مراحل زیر را انجام دهید.

**File --> Read Molecule**

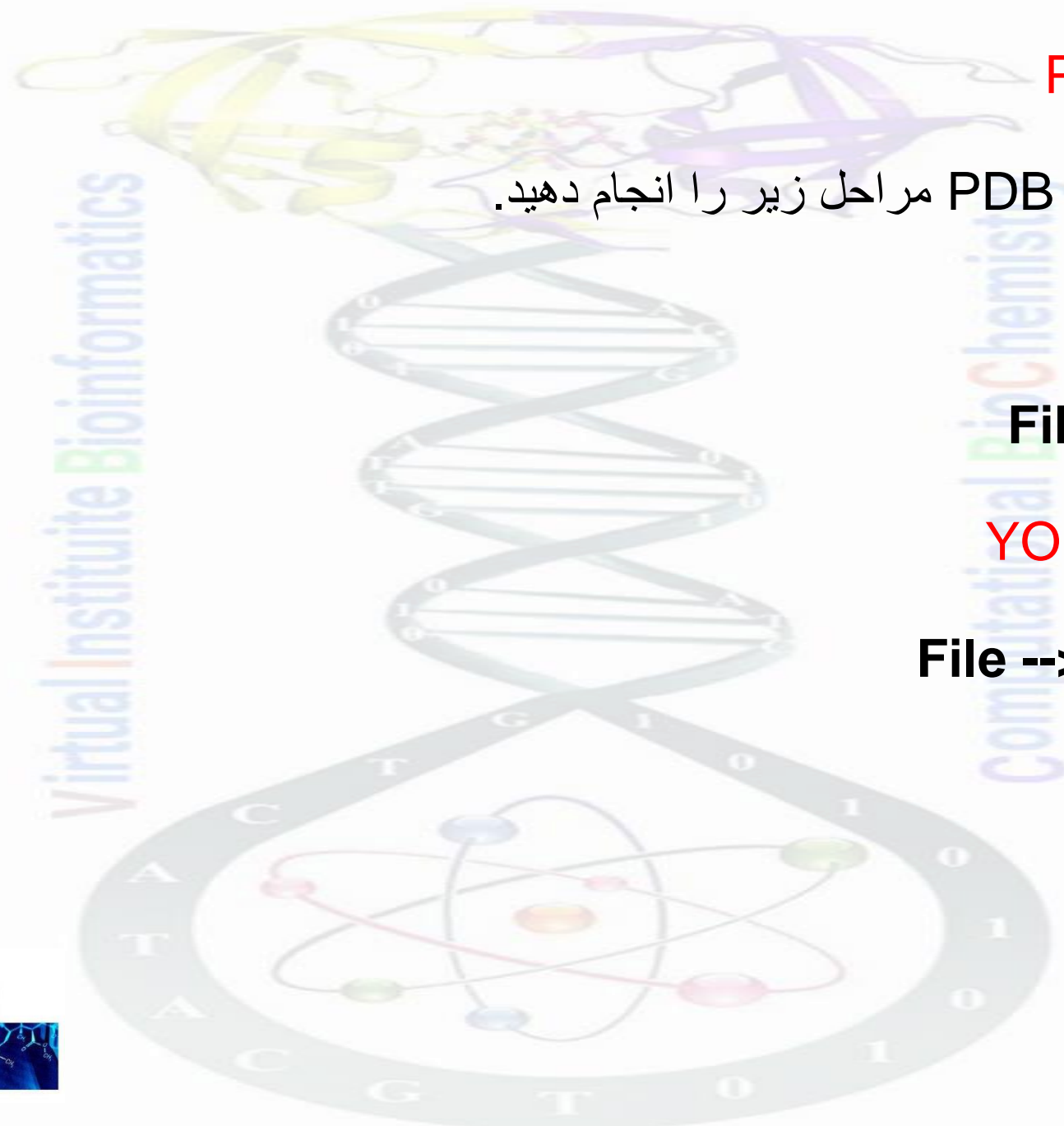
**YOUR FILE NAME.pdbqt**

**File --> Save --> Write PDB**

**New name.pdb**

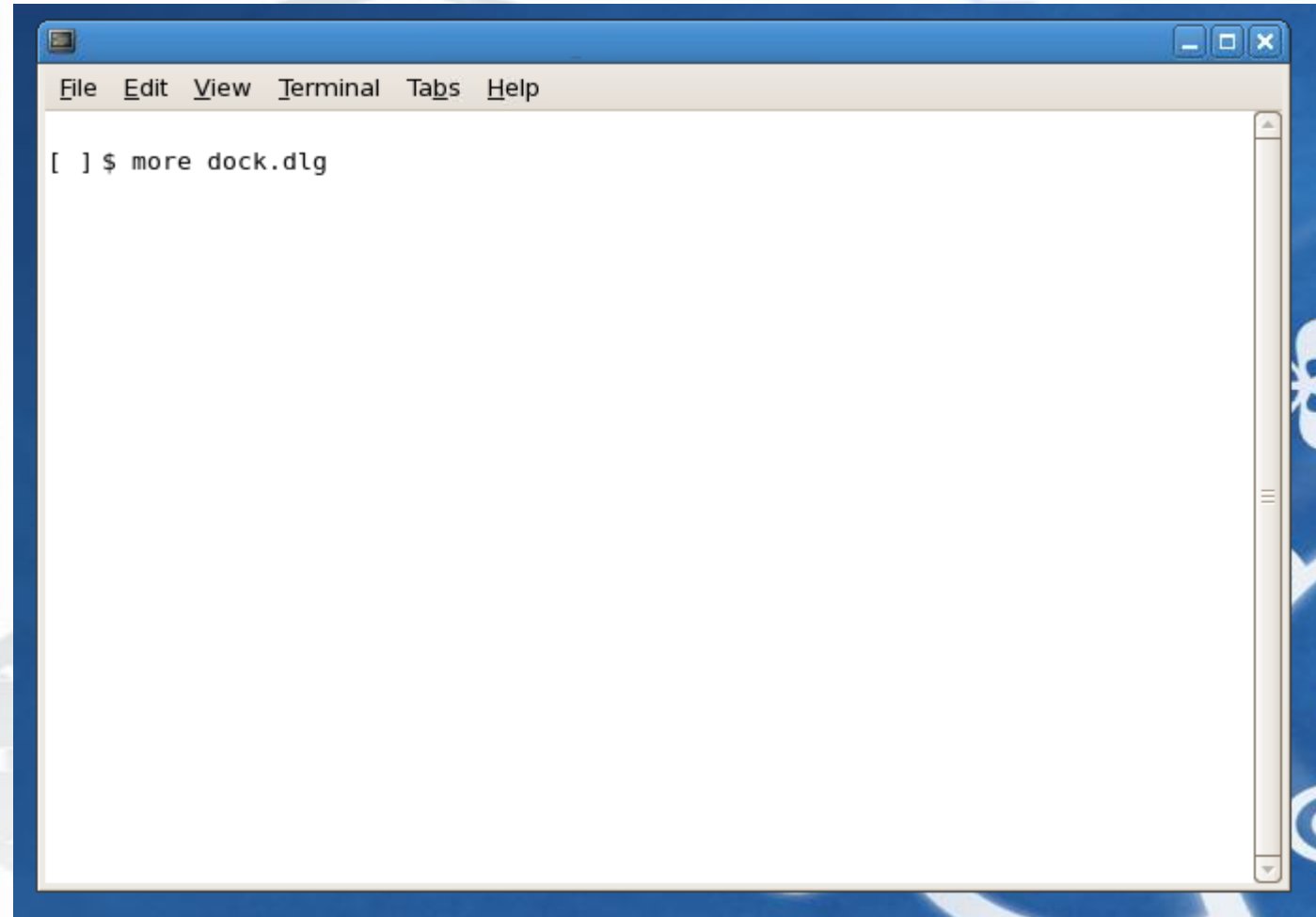
**Save**

gedit dock.dlg



برای دیدن نتایج هر کانفورماسیون به صورت جدولی، کافی است فایل `dlg` ایجاد شده را از طریق فرمان هایی نظیر `gedit` یا `more` در لینوکس باز کنید.

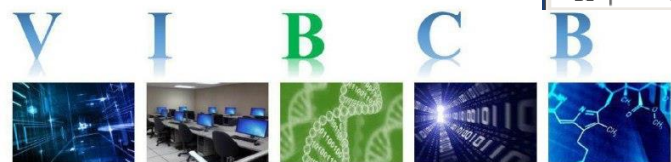
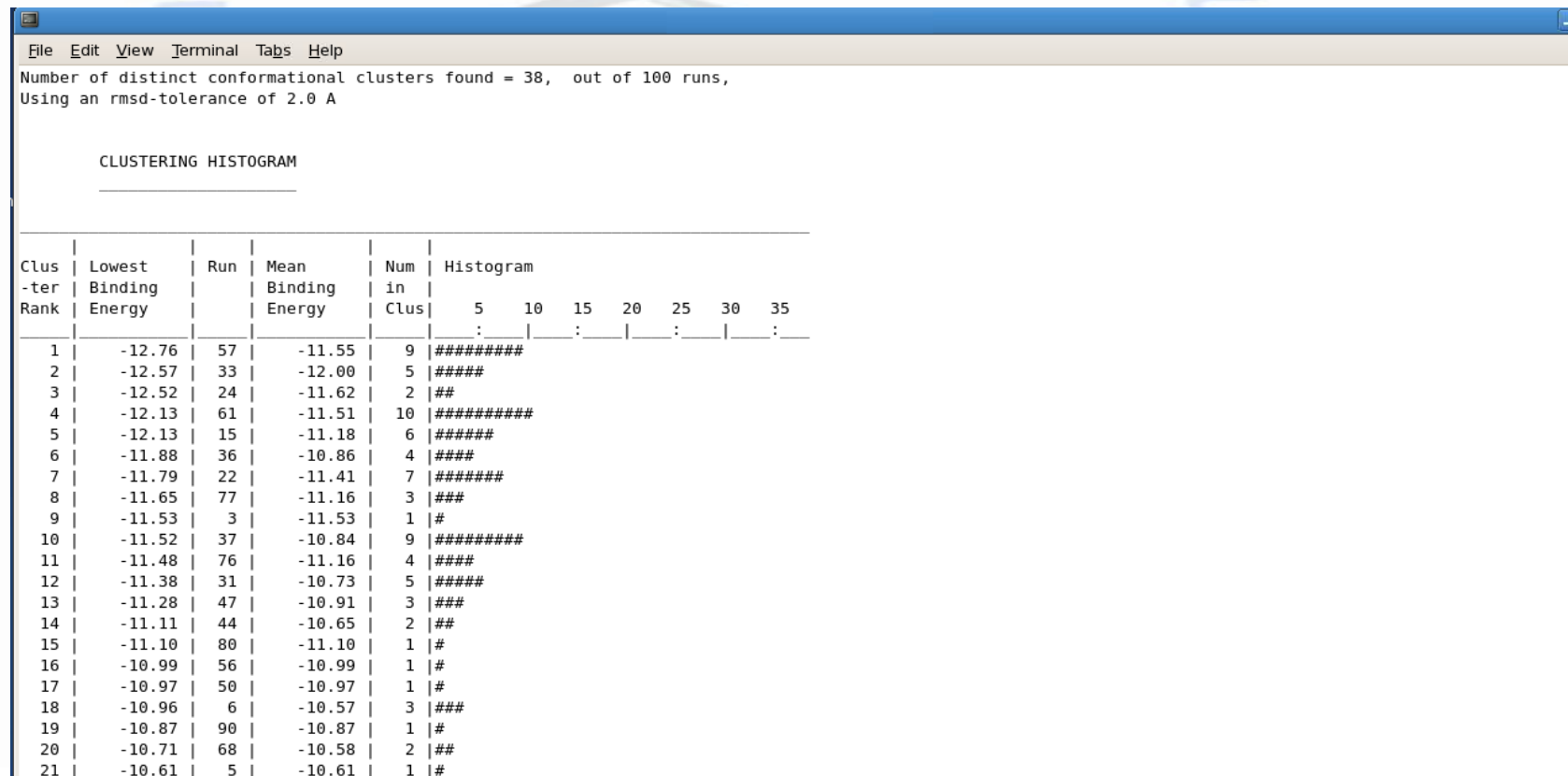
برای این کار یک `Terminal` باز کرده با دستور `cd` به پوشه مربوط بروید و فرمان زیر را بنویسید



```
File Edit View Terminal Tabs Help  
[ ] $ more dock.dlg
```

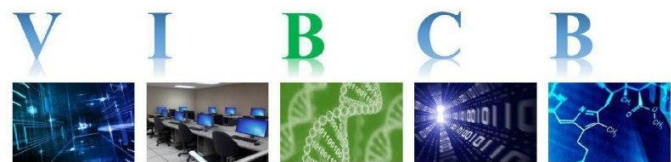


با فشار کلید Enter یا Space میتوان کل فایل dlg را مورد بررسی قرار داده و در نزدیک انتهای فایل، نتایج انرژی های میانگین هر کلاستر، کمترین انرژی مربوط به هر کلاستر، تعداد کانفورماسیون های هر کلاستر، شماره کانفورماسیون دارای کمترین میزان انرژی در هر کلاسترو ... را مشاهده نمایید.



## آنالیز نتایج داکینگ با استفاده از نرم افزار Ligplot

برای آنالیز های بیشتر می توان فایل PDB ذخیره شده از کانفورماسیون مورد نظر (اولین کانفورماسیون از اولین cluster تولید شده که کمترین میزان انرژی را دارد یا اولین کانفورماسیون از cluster با بیشترین تعداد کانفورماسیون یا هر کدام از کانفورماسیون های دیگر) را با نرم افزارهای دیگری مثل ligPlot از نظر خصوصیات اینتراکشن لیگاند و گیرنده مورد بررسی قرار داد که در ادامه، نحوه کار با این نرم افزار را خواهید دید.



## آنالیز داده ها با استفاده از Ligplot

لیگ پلات یک برنامه برای دیدن اینتراکشن های بین لیگاند و گیرنده می باشد که نمایش آن به صورت دو بعدی می باشد. با استفاده از این برنامه پیوندهایی مانند پیوندهای هیدروژنی و هیدروفوب که بین اسیدهای آمینه گیرنده با لیگاند تشکیل می شود قابل مشاهده است.

آخرین نسخه لیگ پلات از سایت زیر قابل دسترسی است

(برنامه به صورت portable بوده و نیازی به نصب ندارد)

<https://www.ebi.ac.uk/thornton-srv/software/LigPlus/download.html>








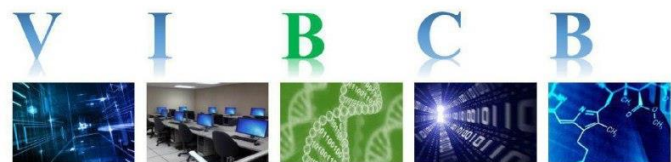
برای دانلود و فعال سازی لیگ پلات، نیاز به ثبت نام در سایت با استفاده از ایمیل آکادمیک می باشد.

برای اجرای برنامه لیگ پلات باید برنامه **Executable jar file** از قبل در سیستم شما نصب شده باشد که با جستجو در اینترنت می توانید آن را دانلود و نصب کنید.

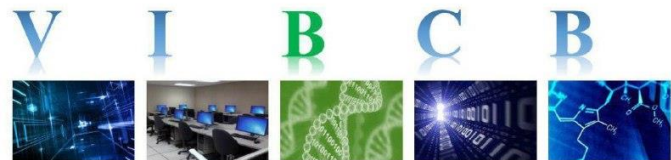
پس از دانلود لیگ پلات روی پوشه دانلود شده کلیک کرده و با برنامه هایی مانند winrar آن را از حالت فشرده خارج سازید سپس روی پوشه ایجاد شده کلیک کرده و مطابق شکل با کلیک روی گزینه آخر در داخل پوشه، برنامه را باز نمایید.

Name	Date modified	Type	Size
 lib	6/25/2016 5:50 PM	File folder	
 cLigPlus	6/14/2010 5:01 PM	Windows Batch File	1 KB
 LigPlus	6/26/2013 2:35 PM	Executable Jar File	744 KB





بعد از قسمت File، کمپلکس لیگاند داک شده روی گیرنده با فرمت pdb را باز کنید.

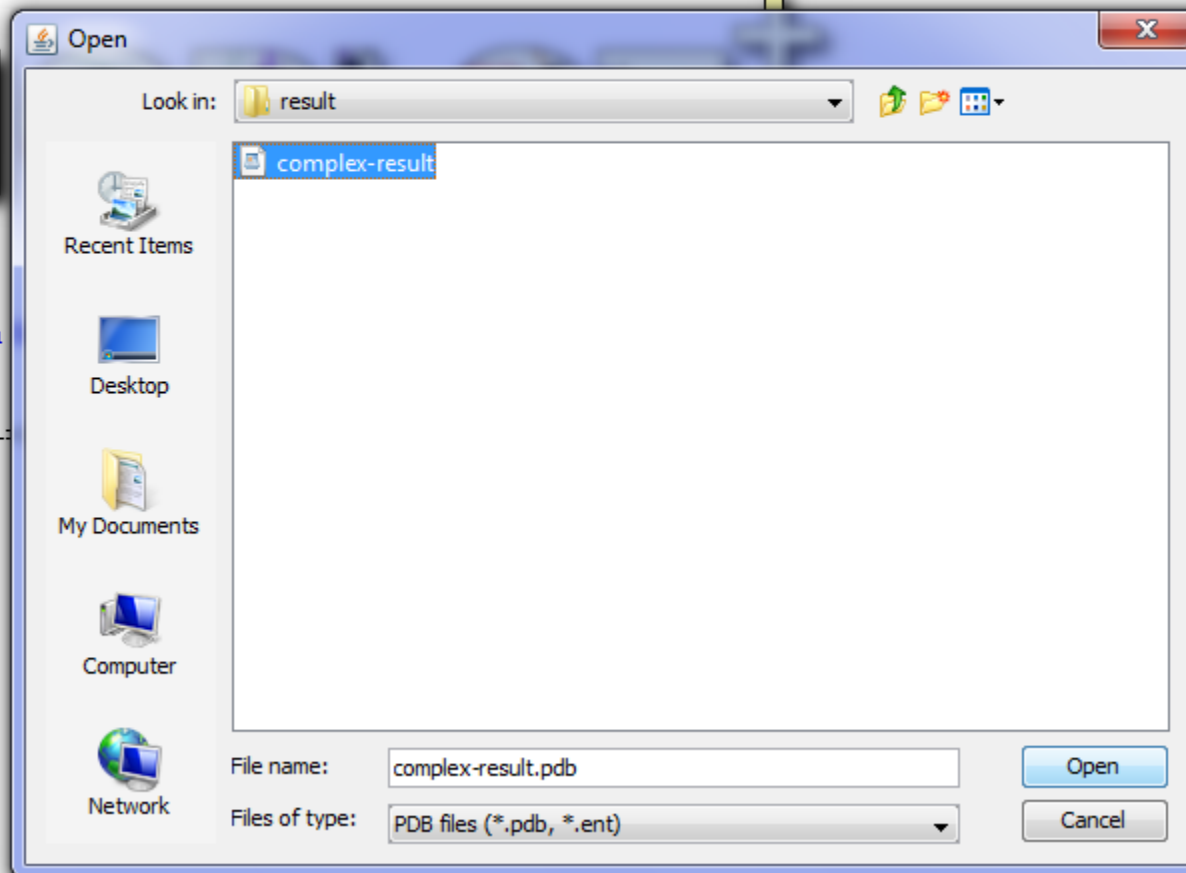




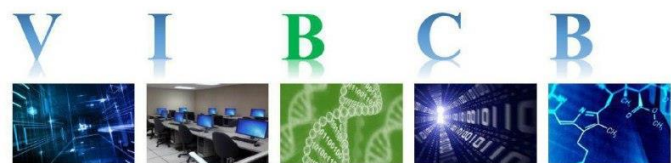
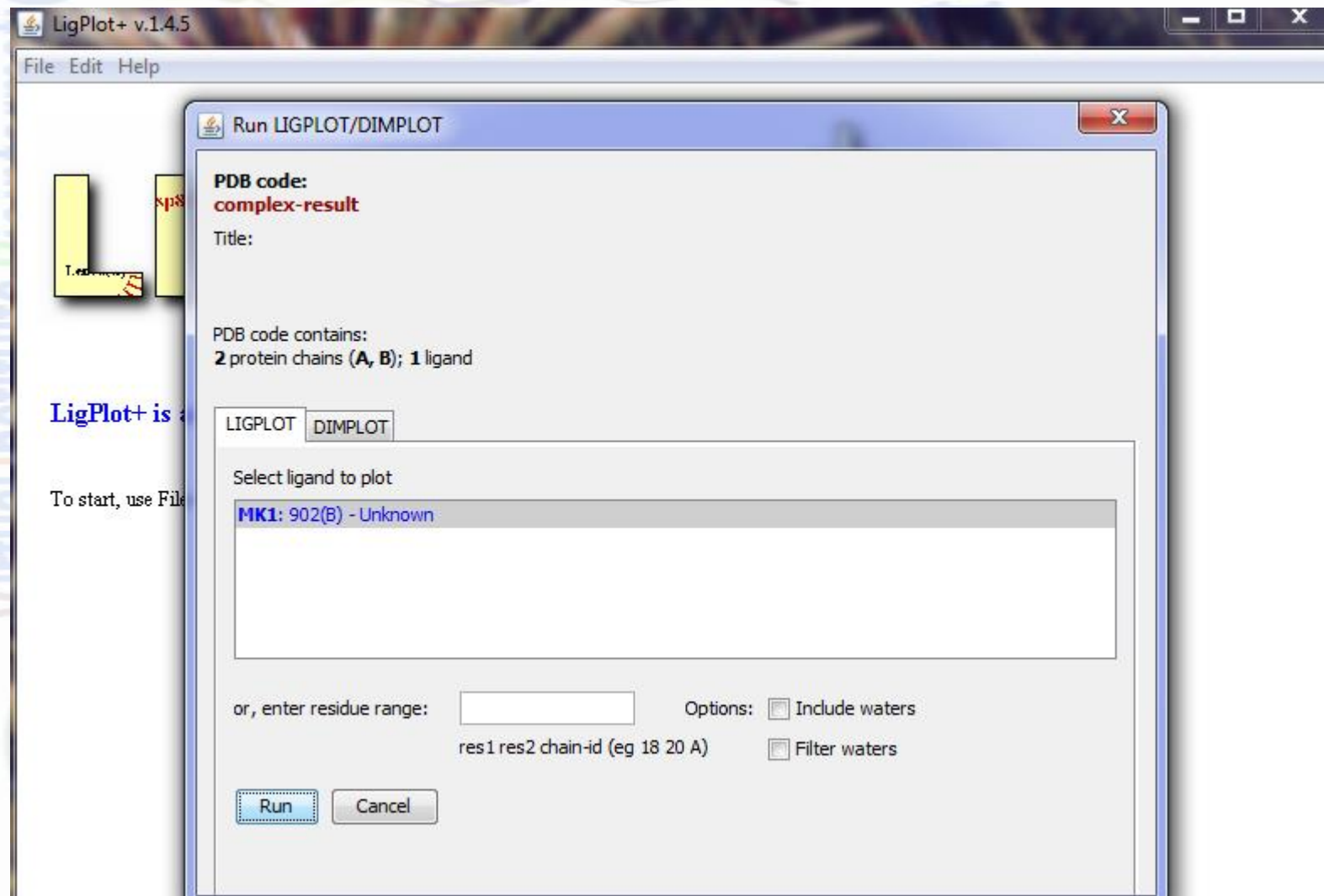
L  
sp88

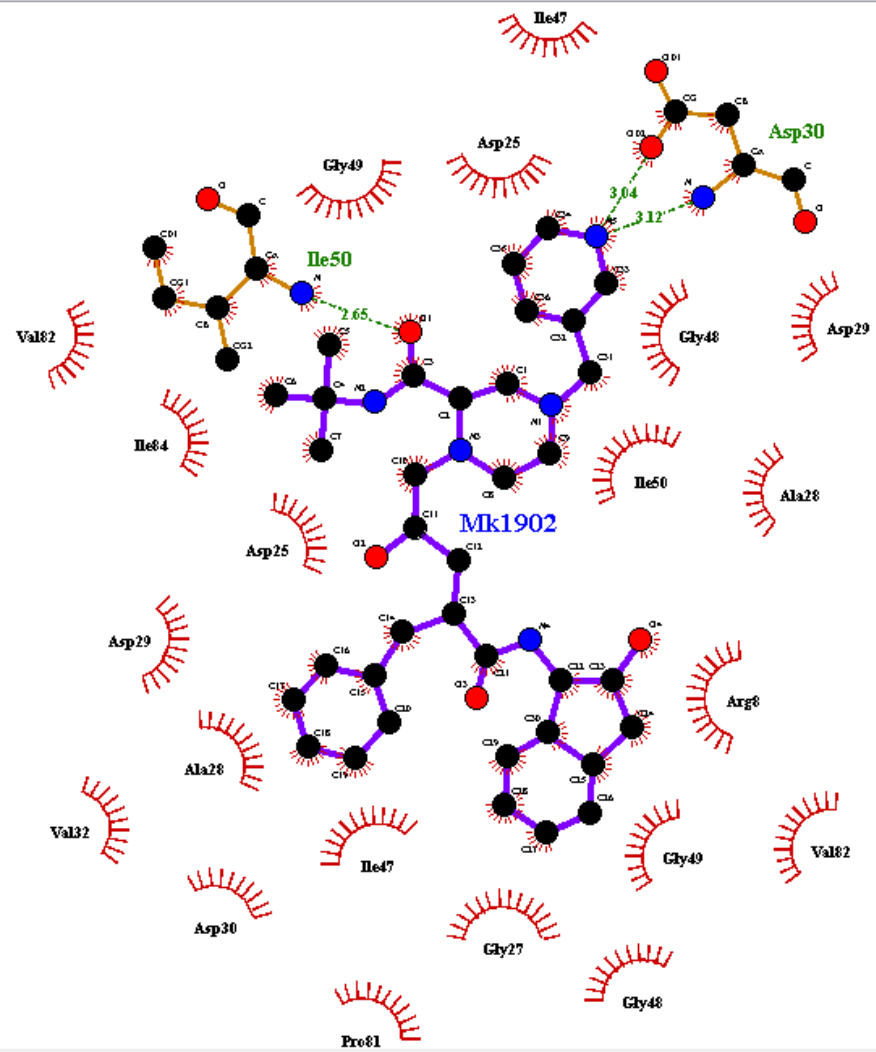
LigPlot+ is a

To start, use File->

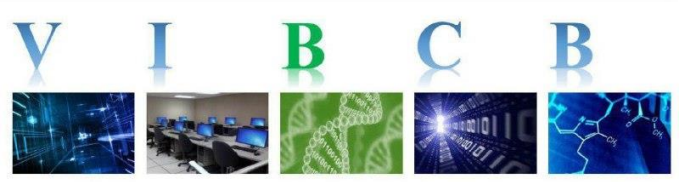


برنامه لیگ پلات قادر به شناسایی لیگاند بوده و در نهایت نتیجه اینتراکشن بین لیگاند و گیرنده را به صورت دو بعدی نمایش می دهد.

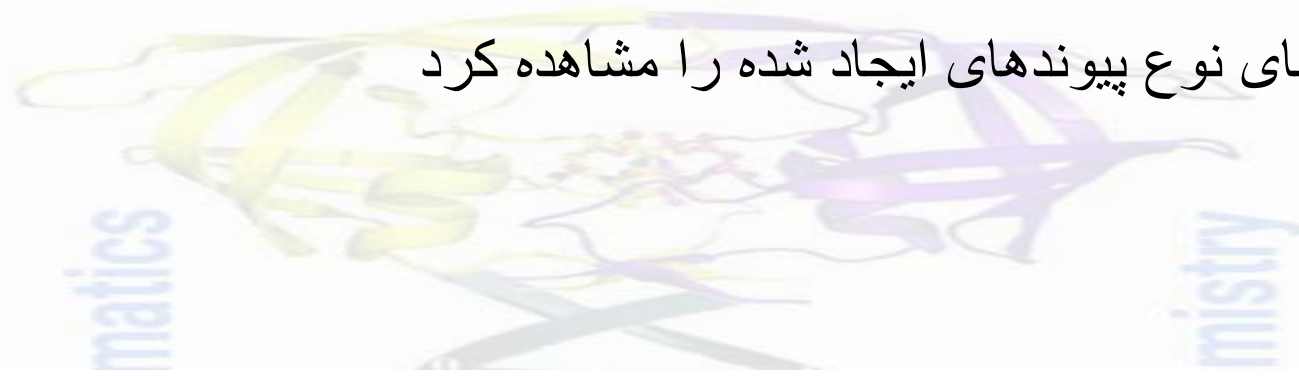




Recentre On/off Sizes Colours Move residue



در شکل زیر می توان راهنمای نوع پیوندهای ایجاد شده را مشاهده کرد



## Key



Ligand bond



Non-ligand bond



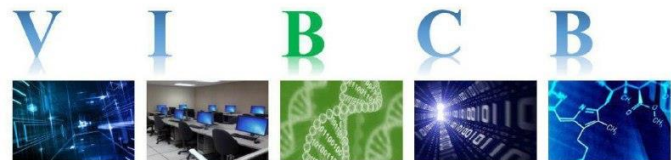
Hydrogen bond and its length



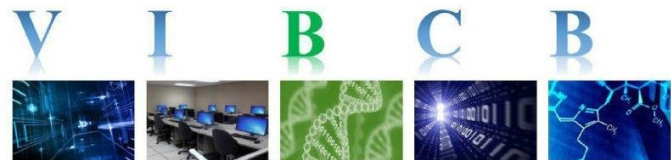
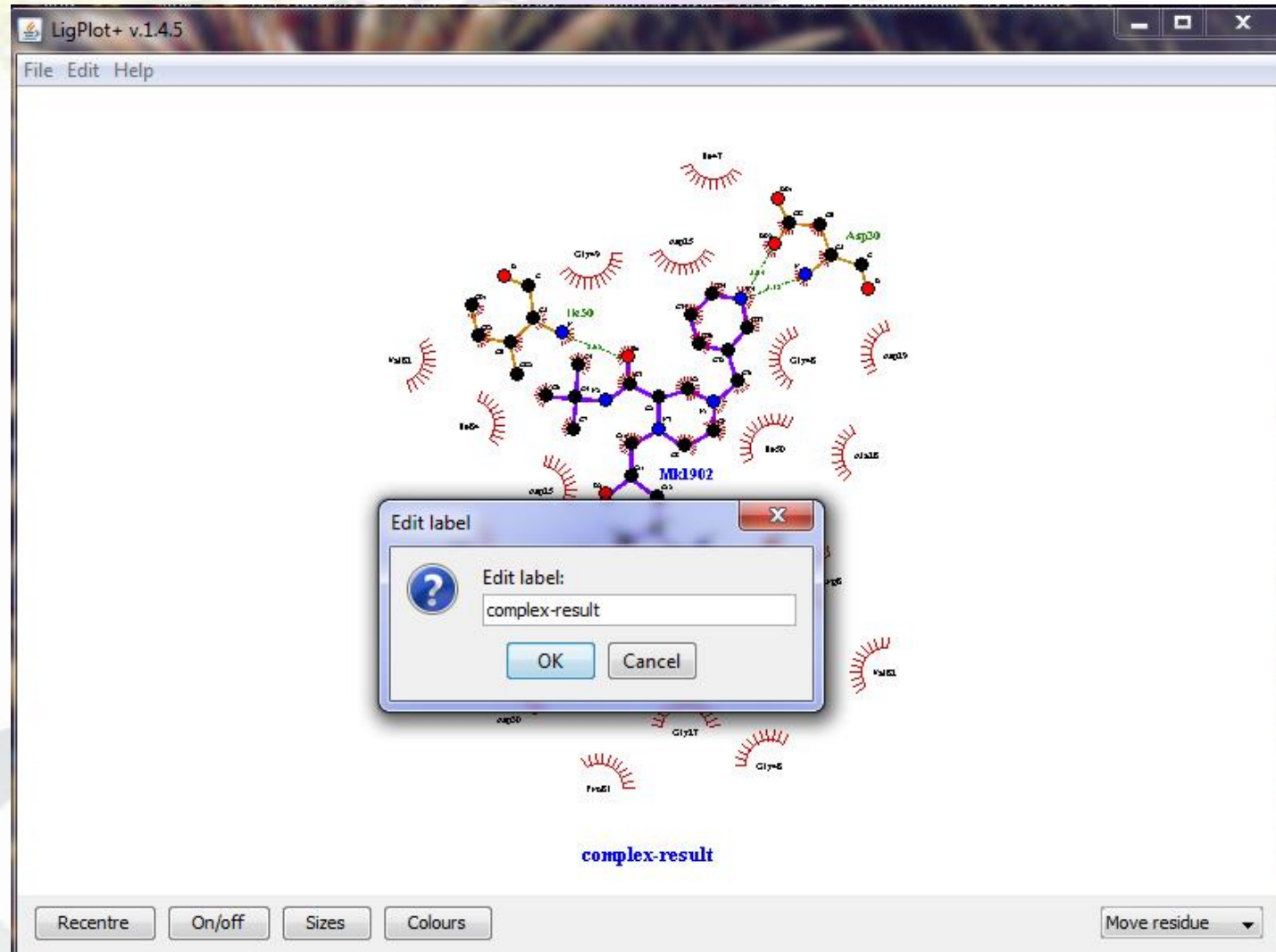
Non-ligand residues involved in hydrophobic contact(s)



Corresponding atoms involved in hydrophobic contact(s)

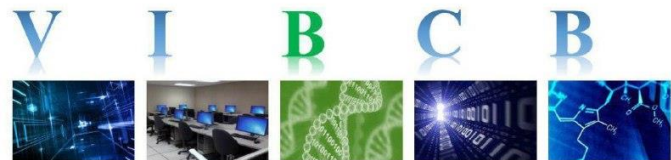
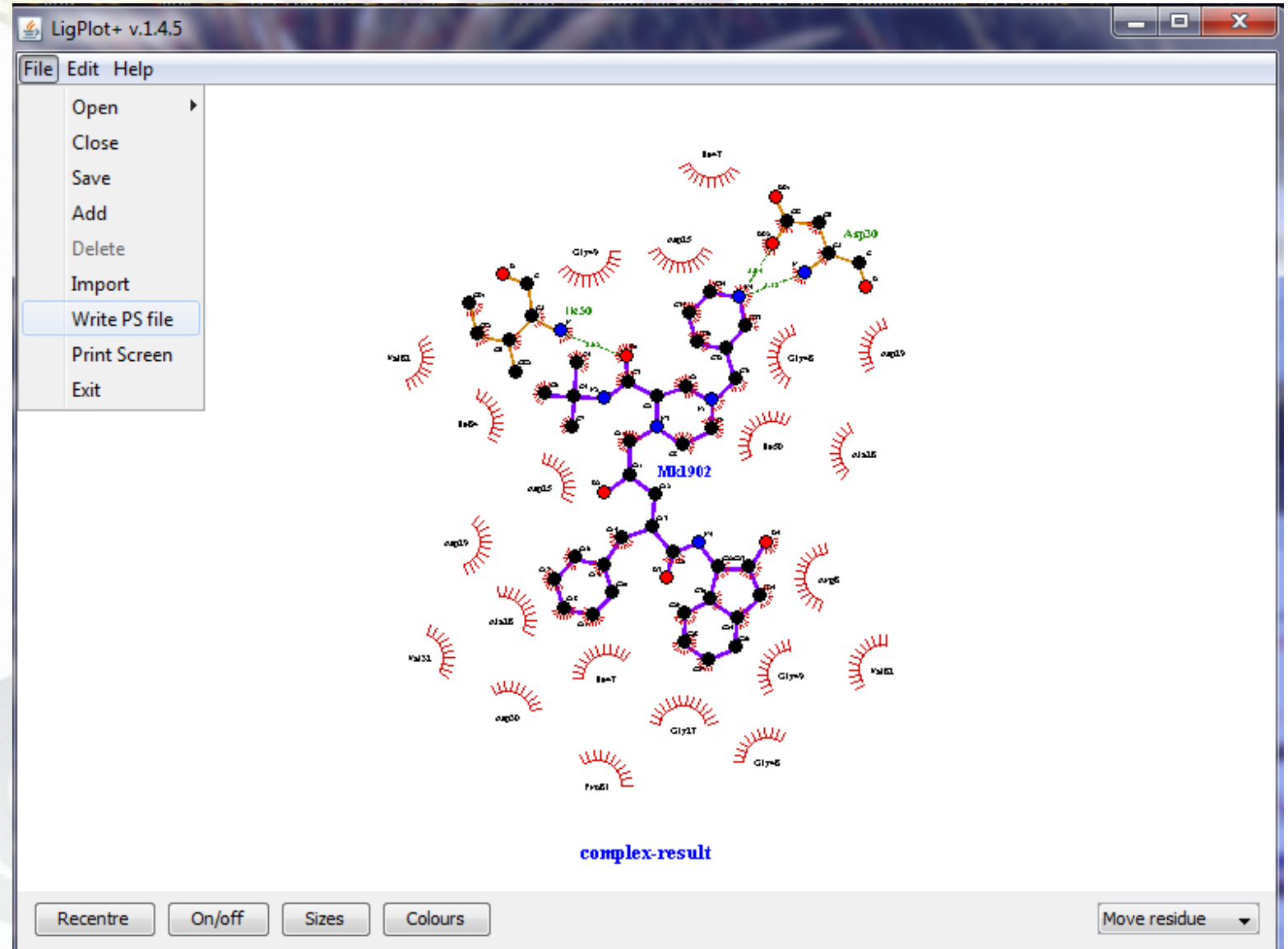


برای تغییر نام نوشته شده در پایین شکل می توان با دبل کلیک روی آن، نوشته را به دلخواه تغییر داد

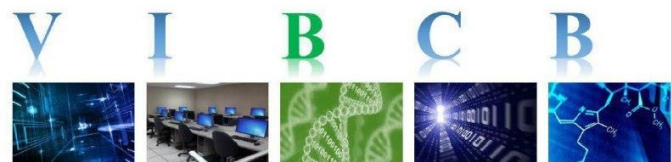
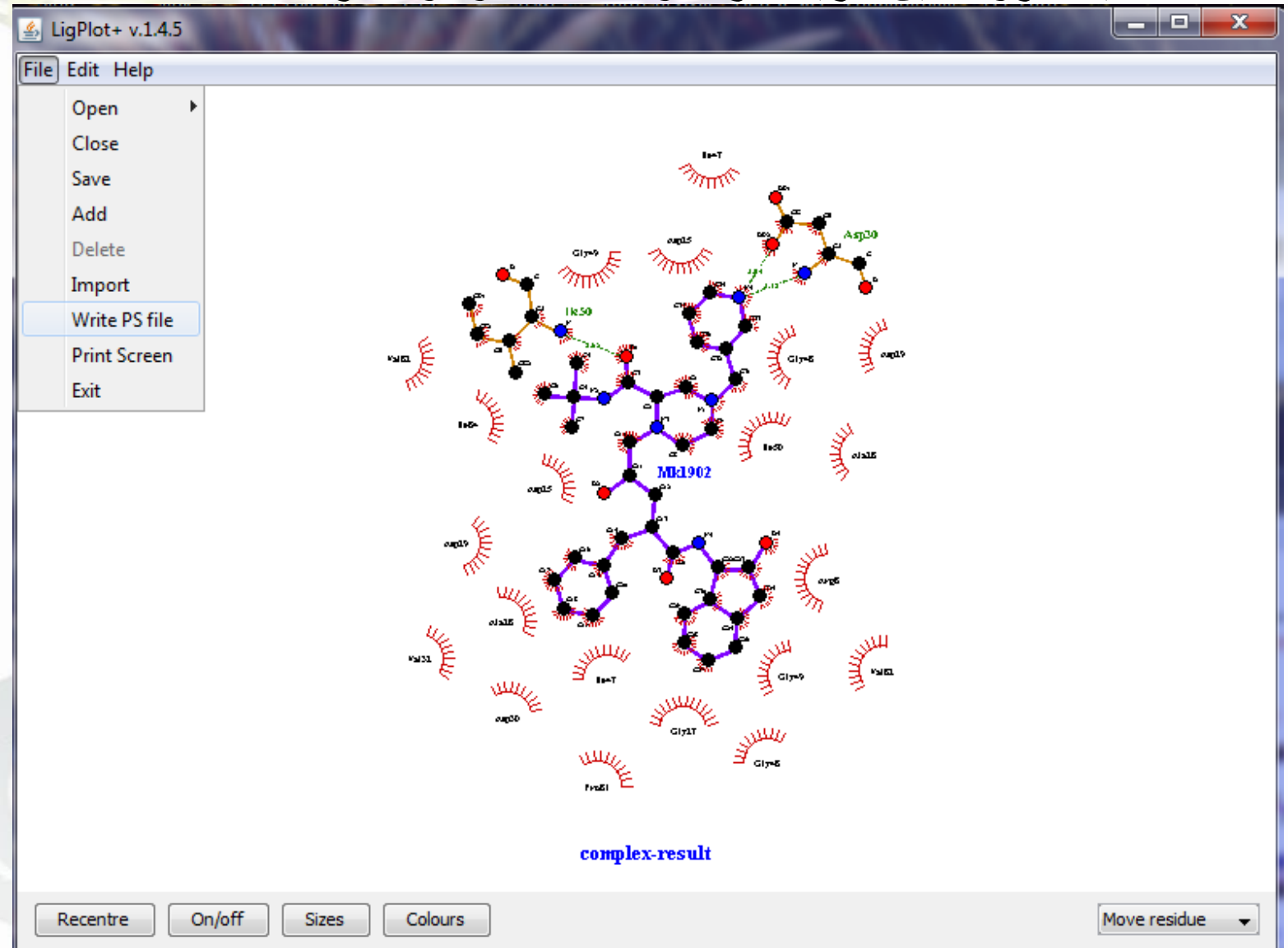




در نهایت می توان شکل را به فرمت ps (مناسب برای نرم افزار فتوشاپ) با کلیک روی Write PS file ذخیره کرد.



امکان ذخیره فایل با فرمت مناسب برای خود نرم افزار لیگ پلات با کلیک روی **save** و یا گرفتن **print Screen** با کلیک روی این گزینه در منوی **File** وجود دارد.





با آرزوی موفقیت برای شما

