

طراحی یک پپتید چهار اسید آمینه‌ای نوین برای مهار دومین BIR3 پروتئین XIAP به وسیله شبیه‌سازی دینامیک مولکولی

فاطمه میراحمدی باباحیدری^۱ و کریم مهنام^{۱،۲*}

دریافت: ۱۳۹۶/۳/۲۳/ ویرایش: ۱۳۹۶/۱۱/۲۸/ پذیرش: ۱۳۹۶/۱۲/۹/ انتشار: ۱۳۹۷/۶/۲۹

^۱ گروه زیست‌شناسی، دانشکده علوم، دانشگاه شهرکرد، شهرکرد، ایران

^۲ مرکز پژوهشی فناوری نانو، دانشگاه شهرکرد، شهرکرد، ایران

*مسئول مکاتبات: mahnam.karim@sci.sku.ac.ir

چکیده. پروتئین XIAP یکی از اعضای پروتئین‌های مهارکننده آپوپتوز یا مرگ برنامه‌ریزی شده یاخته (خانواده IAP) است. پروتئین XIAP نقش بارز در مهار آپوپتوز بازی می‌کند و دربرگیرنده سه دومین BIR (Baculoviral IAP Repeat) است. دومین سوم این پروتئین یعنی BIR3 به‌طور مستقیم به پایانه N پروتئین کاسپاز ۹ متصل می‌شود و آپوپتوز را مهار می‌کند. نشان داده شده است که چهار اسید آمینه پایانه N پروتئین SMAC یعنی AVPI می‌توانند به BIR3 متصل شوند و آن را مهار کنند و بنابراین، آپوپتوز را به راه‌اندازند. در این پژوهش ۱۵ پپتید به دومین BIR3 داک شده‌اند و سپس ۱۰ نانو ثانیه شبیه‌سازی دینامیک مولکولی روی هر کمپلکس به دست آمده از داکینگ انجام شد. سپس از روش مکانیک مولکولی پوازی بولتزمن سطح در دسترس حلال (MM/PBSA) برای برآورد انرژی اتصال آزاد پپتیدها به دومین BIR3 استفاده شد. نتایج روش MM/PBSA هماهنگی نسبی با روش داکینگ و هماهنگی خوبی با نتایج تجربی موجود داشتند. نتایج نشان داد که بهترین پپتیدها با کمترین انرژی آزاد اتصال عبارت‌اند از ATPF و AKPW و ARPF. همچنین بررسی پیوندهای میان این پپتیدها و دومین BIR3 در ساختار نهایی کمپلکس‌ها آشکار کرد که لوسین ۳۰۷ و ترئونین ۳۰۸ و گلو تامات ۳۱۴ و تیروزین ۳۲۴ دومین BIR3 برای اتصال پپتیدها ضروری هستند. نتایج تفکیک انرژی آزاد و تعیین سهم باقی مانده‌های شکاف دومین BIR3 در اتصال به این پپتیدها در طول شبیه‌سازی نیز هماهنگ با نتایج پیشین بود و نقش همان باقی مانده‌ها را در اتصال نشان می‌داد. همچنین گرایش بالای این پپتیدها نسبت به پپتید طبیعی (AVPI) و مقایسه آنها با سایر پپتیدها آشکار می‌کند که وجود بار مثبت در جایگاه دوم پپتید و وجود گروه هیدروفوب آروماتیک در جایگاه چهارم پپتید باعث افزایش قدرت اتصال پپتید می‌شود.

واژه‌های کلیدی. آپوپتوز، پروتئین، داکینگ، روش مکانیک مولکولی و پوازی بولتزمن - سطح در دسترس حلال، سرطان

Designing a new tetrapeptide to inhibit the BIR3 domain of the XIAP protein via molecular dynamics simulations

Fateme Mirahmadi-Babahaidary & Karim Mahnam^{1,2*}

Received 13.7.2017/ Revised 17.02.2018/ Accepted 28.02.2018/ Published 20.09.2018

¹Department of Biology, Faculty of Science, Shahrekord University, Shahrekord, Iran

²Nanotechnology Research Center, Shahrekord University, Shahrekord, Iran

*Correspondent author: mahnam.karim@sci.sku.ac.ir

Abstract. The XIAP protein is a member of apoptosis proteins family. The XIAP protein plays a central role in the inhibition of apoptosis and consists of three Baculoviral IAP Repeat domains. The BIR3 domain binds directly to the N-terminal of caspase-9 and therefore it inhibits apoptosis. N-terminal tetrapeptide region of SMAC protein can bind to BIR3, inhibit it and subsequently induce apoptosis. In this study, fifteen tetrapeptides were docked into the BIR3 domain and then 10 ns molecular dynamics simulations were performed on each of the BIR3-peptide complex obtained from docking. MM/PBSA method was subsequently used to calculate the binding free energy of peptides to BIR3. The results of MM/PBSA method were in good coordination with docking and existing experimental results. The results showed the most potent peptides with the lowest binding free energy for binding to BIR3 included ATPF, AKPW and ARPF peptides. Also, investigation of bonds between these peptides and BIR3 domain in the final structure of complexes showed that Leu 307, Thr 308, Glu 314 and Tyr 324 of the BIR3 domain were essential for binding of peptides. Energy decomposition results for binding these peptides to the BIR3 domain during MD simulation was inconsistent with previous results and approved the roles of the same residues. The higher affinity of these peptides relative to native peptide (AVPI) and comparing them with other peptides revealed that the existence of positive charge in the second position and the existence of the aromatic group in the fourth position led to more binding affinity.

Keywords. apoptosis, cancer, docking, MM/PBSA method,

مقدمه

آپوپتوز یا مرگ برنامه‌ریزی‌شده فرایندی یاخته‌ای است که برای فرگشت رویان و حفظ پایداری بافت‌های سالم و حذف یاخته‌های ناقص در بدن و مهار سرطان ضروری است (Seiter, 2014). دو مسیر پیام‌رسان آپوپتوز را القا می‌کنند که عبارتند از مسیر خارجی که به وسیله گیرنده‌های مرگ مانند Fas (آنتی‌ژن آپوپتوز ۱ (APO-1 or APT)) و مسیر داخلی که با آزاد شدن سیتوکروم C از میتوکنندری آغاز می‌شود (Bagheri *et al.*, 2012). این مسیرها به فعال شدن یک خانواده از پروتئین‌ها به نام کاسپازها منجر می‌شوند. کاسپازها یک کلاس ویژه از پروتئین‌ها دربرگیرنده آسپارات-سیستئین هستند و از یک سیستم دربرگیرنده گروه تیول در جایگاه فعال خود استفاده می‌کنند که باعث آبکافت پیوند پپتیدی در پایانه C پروتئین می‌شوند. کاسپازها در حالت عادی به صورت غیرفعال و پروکاسپاز در یاخته‌های هدف وجود دارند (زیموزن). شکست در دو پیش دومین پایانه N و چهار جایگاه دومین پروتئین‌ها می‌تواند زیموزن را به آنزیم فعال تبدیل کند. در این حالت فعالیت اتوفاژی کاسپازها به هضم محتویات سلول منجر می‌شود. فعال شدن کاسپاز به برش شماری از پروتئین‌های سلول و مرگ یاخته منجر می‌شود (Wu *et al.*, 2014; McIlwain *et al.*, 2015). با یک کلاس از پروتئین‌ها که IAP (Inhibitor of Apoptosis Proteins) نامیده می‌شوند کنترل می‌شود. اعضای خانواده IAP با مهار کاسپازها باعث جلوگیری از آپوپتوز می‌شوند زیرا به طور مستقیم به کاسپازها متصل می‌شوند و در مسیر پیام‌رسانی آپوپتوز و مرگ سلولی تداخل ایجاد می‌کنند (Huang, 2002). پروتئین XIAP (X-Linked Inhibitor of Apoptosis) یکی از اعضای این خانواده IAP است. پروتئین XIAP یکی از نیرومندترین مهارکننده‌های کاسپازها است و ثابت مهارکنندگی آن در حد نانومولار است (Carter *et al.*, 2003). پروتئین XIAP وزن مولکولی ۵۷ کیلو دالتون و سه دومین BIR دارد (Baculoviral IAP Repeat (BIR1 و BIR2 و BIR3)). دومین BIR3 پروتئین XIAP به ترتیب به کاسپاز ۳ یا ۷ و ۹ متصل و آنها را مهار می‌کنند و مانع مرگ سلولی می‌شوند (Cossu *et al.*, 2008). دومین BIR3 دربرگیرنده ۷۰ اسید آمینه و یک یون روی و یک بخش ضروری برای اتصال به کاسپاز است. این دومین دو جایگاه اتصال برای مهار کاسپاز ۹ دارد که شامل یک بخش

ضروری برای دیمردن BIR3 و یک موتیف اتصال (IBM) (IAP-binding motif) است. این موتیف دربرگیرنده یک شکاف سطحی حفاظت‌شده روی دومین BIR3 است. پپتید ATPF (Ala-Thr-Pro-Phe) در پایانه N زیر واحد کوچکتر کاسپاز ۹ می‌تواند به موتیف IBM متصل شود. فعالیت مهارکنندگی پروتئین XIAP به وسیله یک پروتئین میتوکنندیایی به نام SMAC تنظیم می‌شود. این پروتئین از غشا خارجی میتوکنندری به داخل سیتوپلاسم رها و به دومین BIR3 متصل می‌شود و آن را مهار می‌کند. پپتید AVPI (Ala-Val-Pro-Ile) از پروتئین SMAC می‌تواند به دومین BIR3 متصل شود و فعالیت مهارکنندگی آن را از بین ببرد. بنابراین، یک رقابت میان SMAC و کاسپاز ۹ برای اتصال به دومین BIR3 وجود دارد (Kashkar, 2010; Cai *et al.*, 2011). جایگاه اتصال دومین BIR3 برای پروتئین SMAC و کاسپاز ۹ دربرگیرنده ۳۳ باقی‌مانده (لوسین ۲۹۲ تا تیروزین ۳۲۴) با این ترادف است: LGEGDKVKCFHCGGLTDWKPS-EDPWEQHAKWY (Yang *et al.*, 2009). نقص در تنظیم برنامه مرگ یاخته یکی از دلایل بنیادی در گسترش یاخته‌های سرطانی است. برخلاف یاخته‌های طبیعی این یاخته‌ها تحت فشارند و برای زنده ماندنشان به شدت وابسته به از کار افتادن مسیر پیام‌رسانی آپوپتوز هستند؛ بنابراین، داروهایی که دوباره مسیر آپوپتوز را در یاخته‌های سرطانی به راه می‌اندازند، در درمان سرطان کارآمدند. مولکول‌های کوچک که بتوانند کارکرد پروتئین SMAC را تقلید کنند می‌توانند باعث مهار عملکرد پروتئین XIAP بر کاسپاز و سرانجام باعث درمان سرطان شوند (Flygare, 2012). بنابراین، می‌توان با جلوگیری از فعالیت پاد آپوپتوزی پروتئین XIAP به وسیله پپتیدهای کوچک متصل شونده به دومین BIR3 یاخته‌های سرطانی به داروهای شیمی‌درمانی حساس کرد. به این پپتیدها مولکول‌های کوچک تقلیدکننده SMAC گفته می‌شود و ترادف آنها مانند جایگاه اتصال پایانه N پروتئین SMAC که به پروتئین XIAP متصل می‌شود، است. بیشتر تقلیدکننده‌های SMAC فعالیت بالایی دارند ولی به علت ویژگی پپتیدی که دارند کم‌ویش ناپایدارند و نمی‌توانند به طور کارآمد وارد یاخته‌ها شوند (Fulda *et al.*, 2002). روش دیگر طراحی مولکول‌های غیر پپتیدی کوچک بر پایه پپتید AVPI مهارکننده طبیعی (SMAC) است. گروه Wang شماری از مولکول‌های مقلد SMAC غیر پپتیدی

هدف از انجام این بررسی طراحی یک پپتید کوچک به منظور مهار دومین BIR3 پروتئین XIAP با استفاده از روش دینامیک مولکولی و داکینگ است. همچنین از روش MM/PBSA برای محاسبه دقیق انرژی آزاد اتصال و میزان مشارکت باقی مانده‌های دومین BIR3 در اتصال به پپتید استفاده شده است. علت گزینش این دومین این است که در اتصال پروتئین XIAP به کاسپاز ۹ تنها این دومین نقش دارد و حضور دیگر دومین‌ها اثری در نتایج ندارد بنابراین در نظر گرفتن این دومین به تنهایی کافی است (Sun et al., 2000).

مواد و روش‌ها

ساختار سه‌بعدی دومین BIR3 از بانک ساختار سه‌بعدی پروتئین‌ها (PDB: 2OPY) گرفته شد. در ابتدا ۱۰ نانوثانیه شبیه‌سازی دینامیک مولکولی به منظور به دست آوردن ساختار پایدارتر و بهتر برای دومین آزاد BIR3 روی آن انجام شد. سپس از روش داکینگ و شبیه‌سازی دینامیک مولکولی برای بررسی تمایل اتصال پپتید به دومین BIR3 استفاده شد.

روش داکینگ

در ابتدا ۱۵ پپتید چهار اسید آمینه‌ای طراحی شد (جدول ۱) و به وسیله نرم‌افزار هایپر کم ۸ (Hyperchem8) ساختار سه‌بعدی آنها رسم و بهینه شدند (<http://www.hyper.com>). برای بهینه‌سازی از روش مکانیک مولکولی با الگوریتم کاهش پرسیب و میدان نیروی امبر استفاده شد. محاسبات داکینگ با نرم‌افزار اتوداک ۴/۲ (Autodock4) انجام شد (Morris et al., 1998 & 2009). داکینگ برای جستجوی فضای صورت‌بندی پپتید در اطراف دومین BIR3 از الگوریتم ژنتیک لامارکی (LGA) و برای محاسبه انرژی اتصال از یک تابع انرژی نیم تجربی استفاده شد. مرکز جعبه‌گری در محل باقی مانده ترئونین ۳۰۸ قرار داده شد. این باقی مانده در وسط جایگاه اتصال دومین BIR3 به پروتئین SMAC است. اندازه جعبه‌گری ۶۰ در ۶۰ در ۶۰ نقطه و فاصله میان نقاط گرید ۰.۳۷۵. انگستروم در نظر گرفته شد. این ابعاد به اندازه کافی برای چرخش آزاد پپتید در حین انجام داکینگ بزرگ هستند. از سنج (پارامتر)‌های پیش فرض در مراحل داکینگ استفاده شد به جز این که اندازه‌های tstep و dstep و qstep به ترتیب ۰/۲ انگستروم و ۵ درجه و ۵ درجه در نظر گرفته شدند (Mahnam & Houghoughi, 2014). پرونده‌های ورودی برای برنامه اتوداک توسط برنامه اتوداک تولز ۴/۲ آماده شدند. در این برنامه هیدروژن‌های غیرقطبی

تک‌ظرفیتی و دو ظرفیتی را پیدا کردند. آنها مشاهده کردند که مقلدهای هسته SMAC با دو حلقه قدرت مهار کنندگی زیادی دارند در این مولکولها یک حلقه هفت اتمی با حلقوی شدن گروه ایزوپروپیل والین ۲ و یک حلقه پنج اتمی (پرولین ۳) وجود داشت (Ling et al., 2010). Oost و همکاران کشف کردند که گروه‌های آمین آزاد متیله شده باعث افزایش فعالیت پپتیدهای مقلد می‌شود (Liu et al., 2000). در حال حاضر هدف بیشتر پژوهش‌ها ساخت مقلدهای نوین است و شمار خیلی کمی از پژوهش‌ها به جنبه نظری این مسئله توجه کرده‌اند. در پژوهش‌ها نظری می‌توان انرژی آزاد اتصال مقلدهای SMAC را با BIR3 XIAP به دست آورد. از سوی دیگر می‌توان تغییرات ساختاری مقلدهای SMAC و دومین BIR3 را در اثر اتصال به هم (که تا به حال بررسی نشده است) را تعیین کرد. در این پژوهش از روش داکینگ و شبیه‌سازی دینامیک مولکولی (MDS) به منزله روشی نظری برای بررسی فعالیت مهار کنندگی مقلدهای SMAC استفاده شده است. روش داکینگ یک روش باارزش برای به دست آوردن یک گمان اولیه و خام از محل اتصال یک لیگاند یا دارو به یک پروتئین است و از این روش استفاده زیادی در داروسازی و طراحی دارو و علوم مرتبط می‌شود (Morris et al., 2009). روش شبیه‌سازی دینامیک مولکولی هم ابزاری مهم و پر کاربرد نظری است که به پژوهشگران شیمی، فیزیک و زیست‌شناسی امکان مدل‌سازی رفتار دینامیکی میکروسکوپی سامانه‌های گوناگون مانند گازها، مایعات، جامدات، سطوح و مولکول‌های زیستی و غیره را می‌دهد. در یک شبیه‌سازی دینامیک مولکولی معادله کلاسیک حرکت برای هسته اتم‌های یک مولکول حل می‌شود. بنابراین، روش شبیه‌سازی دینامیک مولکولی پنجره‌ای رو به رفتار دینامیکی اتم‌های تشکیل دهنده سامانه می‌گشاید. روش‌های محاسبه انرژی آزاد اتصال لیگاندها به پروتئین‌ها شامل روش مکانیک مولکولی پوازی بولتزمن سطح در دسترس حلال (MM/PBSA) و روش انرژی میانکنش خطی (LIE) و روش‌های احتمالی و غیره هستند. روش MM/PBSA روش فراگیری در محاسبه انرژی اتصال مولکول‌های کوچک به مولکول‌های زیستی است که یک حد واسطی میان روش‌های تجربی و روش‌های پرهزینه مانند روش احتمالی از نظر دقت و هزینه محاسباتی است. این روش در شمار زیادی از سامانه‌ها با موفقیت امتحان شده است (Genheden & Ryde 2015).

جدول ۱- نام و ترادف پپتیدهای بررسی شده و ثابت تفکیک (K_D) شماری از آنها.

Table 1. The name and sequence of the studied peptides and their experimental dissociation constant (K_D).

شماره پپتید	ترادف سحر فی	ترادف تکسحرفی	KD (μM)†
1	Ala-Val-Pro-Ile	AVPI	48/.
2	N-methyl-Ala-Val-Pro-Ile	Methyl-AVPI	*NR
3	N-ethyl-phenyl-Ala-Val-Pro-Ile	Ethyl-phenyl-AVPI	NR
4	Ala-Val-Pro-Trp	AVPW	11/.
5	Ala-Lys-Pro-Phe	AKPF	NR
6	Ala-Lys-Pro-Trp	AKPW	NR
7	Ala-Lys-Pro-Tyr	AKPY	NR
8	Ala-Arg-Pro-Phe	ARPF	02/.
9	Ala-Thr-Pro-Phe	ATPF	NR
10	Ala-Val-Phe-Ile	AVFI	NR
11	Ala-Val-Pro-Phe	AVPF	04/.
12	Ala-Arg-Pro-Trp	ARPW	NR
13	Ala-Arg-Pro-Tyr	ARPY	NR
14	Ala-Thr-Pro-Trp	ATPW	NR
15	Ala-Arg-Pro-Ile	ARPI	NR

† نتایج تجربی از منبع kipp (2002) گرفته شده است. *NR: گزارش نشده.

†Experimental K_D were obtained from kipp (kipp *et al.*, 2002) paper , *NR: not report

یک داشتند) یون کلر به طور تصادفی جایگزین مولکولهای آب شدند. ابتدا کل سامانه با الگوریتم کاهش پرشیب و شیب مزدوج بهینه شدند (minimization). در مرحله بعد به منظور به تعادل رساندن سامانه به مدت ۵۰۰ پیکوثانیه شبیه سازی دینامیک مولکولی در هنگرد NVT (دما و حجم و تعداد مولکولهای ثابت) و سپس ۱۰۰۰ پیکوثانیه در هنگرد NPT (دما و فشار و تعداد مولکولهای ثابت) با ثابت در نظر گرفتن مکان اتمهای پروتئین (position restraint) انجام شد. در پایان ۱۰ نانوثانیه شبیه سازی دینامیک مولکولی در شرایط NPT و در دمای ۳۰۰ کلوین و گام زمانی ۲ فمتوثانیه بدون این که مکان اتمهای پروتئین ثابت در نظر گرفته شود، انجام شد. جزئیات بیشتر در مقالات مشابه ذکر شده است (Li, 2005; Mahnam & Houghoughi, 2014; Lindhal *et al.*, 2002).

محاسبات MM/PBSA

در روش MM/PBSA انرژی آزاد اتصال با فرمول زیر محاسبه می شود: $\Delta G_{bind} = G_{complex} - G_{protein} - G_{ligand}$ در این فرمول عبارات بالا به ترتیب انرژی آزاد اتصال پپتید به پروتئین، انرژی آزاد کمپلکس، انرژی آزاد پروتئین BIR3 به تنهایی و انرژی آزاد پپتید به تنهایی هستند. این انرژی ها مانند کارهای پیشین محاسبه شدند (Baker *et al.*, 2001). برای این کار از فرمان g_mmpbsa که از پرونده مسیر (trajectory) شبیه سازی کمپلکس استفاده می کند کمک گرفته شد. همچنین از قسمت آنتروپی هم در محاسبات هم چشم پوشی شد، زیرا کاهش آنتروپی

در اتم کربن متصل به آنها ادغام می شوند و از الگوریتم Gasteiger برای محاسبه بارهای جزئی اتمهای پپتیدها استفاده شد. تعداد ۲۰۰ اجرای اتوداک برای هر پپتید انجام شد. همچنین آستانه ۲ انگستروم برای خوشه بندی نتایج داکینگ در نظر گرفته شد.

شبیه سازی دینامیک مولکولی

شبیه سازی دینامیک مولکولی به وسیله نرم افزار گرومکس ۴ (Gromacs 4) به وسیله میدان نیروی امبر ۹۹ انجام شد (Van Der Spoel *et al.*, 2005; Hess *et al.*, 2008; Berendsen *et al.*, 1995). پرونده توپولوژی پپتیدهای غیرطبیعی (پپتید ۲ و ۳) به وسیله نرم افزار Acpype/Antechamber بر پایه میدان نیروی امبر عمومی (GAFF) ساخته شد (Sousa *et al.*, 2012). بارهای جزئی اتمهای پپتید با یک روش دقیق کوانتومی به نام برازش پتانسیل Merz-Kollman در نرم افزار گاو سین ۹۸ به روش هارتری-فاک (HF) و مجموعه پایه *6-31G محاسبه (Frisch *et al.*, 1998) و به توپولوژی گرومکس وارد شدند (Cornell *et al.*, 1993). این بارهای جزئی اتمی پپتید هماهنگ با بارهای اتمی جزئی اتمهای BIR3 هستند که در میدان نیروی امبر استفاده می شوند. پرونده توپولوژی دیگر پپتیدهای طبیعی با استفاده از فرمان pdb2gmx در برنامه گرومکس ساخته شد. کمپلکس های به دست آمده با بهترین موقعیت پپتیدها در دومین BIR3 در روش داکینگ برای شبیه سازی گزینش و در یک جعبه آب شامل حدود ۸۲۰۰ مولکول آب با مدل TIP4P قرار داده شدند. همچنین ۲۱ یون سدیم و ۲۱ (یا ۲۲ در پپتیدهایی که بار کل مثبت

شکل ۱ نشان داده شده است که صاف شدن این نمودار و تغییرات ناچیز آن (۰/۰۷ نانومتر) در چهار نانوئانه آخر حاکی از به تعادل-رسیدن اسکلت اصلی پروتئین است. تغییر نکردن قابل توجه RMSD در طول زمان شبیه‌سازی به معنی رسیدن پروتئین به ساختار پایدار و تعادلی است و تغییر RMSD به معنی تغییر ساختار پروتئین نسبت به ساختار اولیه است. با میانگین گرفتن از RMSD در کل زمان شبیه‌سازی می‌توان میزان جابجایی همه اتم‌ها در کل زمان شبیه‌سازی را نسبت به ساختار شروع به دست آورد. اغلب مواقع این میانگین زمانی از RMSD را از زمانی می‌گیریم که RMSD کم و بیش ثابت شده است و پروتئین دیگر تغییر ساختار نمی‌دهد. در این مطالعه از آنجا که نمودار RMSD در ۴ نانوئانه آخر شبیه‌سازی صاف شده بود، میانگین پارامترهای مهم در ۴ نانوئانه پایانی یعنی از زمان ۶ تا ۱۰ نانوئانه گرفته شد. در جدول ۴ (ردیف نخستین) میانگین زمانی جذر میانگین مربع انحرافات (RMSD) اسکلت اصلی پروتئین (Backbone) و همچنین میانگین تعداد پیوندهای هیدروژنی میان آب و پروتئین و میانگین تعداد پیوندهای هیدروژنی در داخل دومین BIR3 در طول ۴ نانوئانه پایانی شبیه‌سازی ذکر شده است. همچنین نمودار شعاع چرخش دومین BIR3 در حالت بدون پپتید در طول شبیه‌سازی در شکل ۲ نشان داده شده است. تغییرات ناچیز (۰/۰۲ نانومتر) شعاع چرخش پروتئین در چهار نانوئانه آخر شبیه‌سازی نشان‌دهنده رسیدن به ساختار پایدار است. از آنجا که ساختار شروع ساختار کریستالوگرافی بوده است، ثابت ماندن شعاع چرخش نشان-دهنده بازنشدن ساختار پروتئین در طول شبیه‌سازی نیز است. میانگین انرژی کل، انرژی پتانسیل و دما برای سامانه حاوی دومین BIR3 آزاد در چهار نانوئانه پایان شبیه‌سازی و نسبت هرز (drift) انرژی کل به میانگین انرژی کل در جدول ۳ (ردیف نخست) ذکر شده‌اند. مقدار بسیار کم این نسبت (۰/۰۰۰۱) در طول شبیه‌سازی نشان می‌دهد سامانه به حالت تعادل رسیده است و زمان شبیه‌سازی (۱۰ نانوئانه) کافی بوده است و قانون بقای انرژی کل در سامانه رعایت شده است. منظور از به تعادل رسیدن این است که این پارامترها در ادامه زمان شبیه‌سازی دیگر تغییر نکرده‌اند و ثابت مانده‌اند. مقدار کم نوسان دما (۱/۹ کلونین) نشان می‌دهد که سامانه به تعادل دمایی رسیده است. به علاوه تغییرات کم در میانگین تعداد پیوندهای هیدروژنی میان دومین BIR3 و آب و در داخل پروتئین (جدول ۴) به این معنی است که دومین BIR3 به ساختار پایدار در طول شبیه‌سازی رسیده است.

برای همه پپتیدها یکسان است و تأثیری در مقایسه نسبی انرژی آزاد اتصال پپتیدها ندارد (Kumari et al., 2014; Kollman et al., 2000).

نتایج و بحث

نتایج داکینگ

نتایج داکینگ نشان داد که همه پپتیدها توانایی اتصال اولیه به شکاف IBM دومین BIR3 را دارند. جدول ۲ سهم انرژی الکتروستاتیک و واندروالسی (به علاوه پیوند هیدروژنی و جدا شدن آب) در اتصال هر کدام از پپتیدها را نشان می‌دهد. در این جدول همچنین کمترین انرژی اتصال بر جمعیت ترین خوشه (به دست آمده از دسته‌بندی نتایج داکینگ پپتیدها به دومین BIR3) ذکر شده است. پپتید ۶ و ۸ و ۹ و ۱۱ دارای کمترین انرژی اتصال اند؛ بنابراین، این پپتیدها را می‌توان به عنوان پپتیدهای مهم در اتصال به دومین BIR3 در نظر گرفت. همه میانکنش‌های الکتروستاتیک، واندروالسی و هیدروژنی در اتصال نقش دارند ولی یک بررسی کلی این انرژی‌ها نشان می‌دهد که کم و بیش در همه پپتیدها در کل سهم انرژی واندروالسی (و پیوند هیدروژنی و جدا شدن آب) بیشتر از سهم انرژی الکتروستاتیک است. البته نتایج داکینگ خام و غیر دقیق‌اند زیرا بار جزئی اتم‌های پپتیدها با روش Gasteiger-Marsili محاسبه شده‌اند که این روش خیلی دقیق نیست. این روش از حالت پروتونه پپتید چشم‌پوشی می‌کند و بار کل پپتید را صفر در نظر می‌گیرد در حالی که شماری از پپتیدها بار کل مثبت دارند. همچنین در ساخت فایل‌های ورودی برنامه اتوداک هیدروژن‌های غیر قطبی حذف می‌شوند. بنابراین، با روش داکینگ نمی‌توان قضاوت دقیقی در مورد اهمیت بیشتر میانکنش الکتروستاتیک و یا واندروالسی (هیدروفوبیک) کرد. از نتایج داکینگ در اینجا تنها برای مقایسه انرژی اتصال پپتیدها و به دست آوردن یک موقعیت شروع برای شبیه‌سازی دینامیک مولکولی استفاده شده است. در این بررسی از روش‌های دقیق‌تری مانند شبیه‌سازی دینامیک مولکولی برای محاسبه انرژی اتصال استفاده شد.

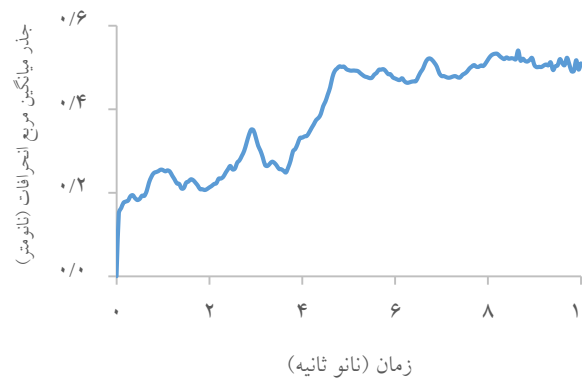
نتایج شبیه‌سازی دومین آزاد BIR3

جذر میانگین مربع انحرافات (RMSD) بیانگر میزان جابجایی همه اتم‌های پروتئین در طی زمان شبیه‌سازی نسبت به ساختار شروع (در این جا ساختار کریستالوگرافی) است. نمودار جذر میانگین انحرافات (RMSD) اسکلت اصلی دومین BIR3 نسبت به لحظه شروع در

جدول ۲- انرژی الکتروستاتیک و مجموع انرژی واندروالسی و پیوند هیدروژنی و جدایش آب و کمترین انرژی آزاد اتصال (کیلوژول بر مول) پرجمعیت‌ترین خوشه پپتید به دومین BIR3 و جمعیت خوشه‌ها در آن اجرا در داکینگ.

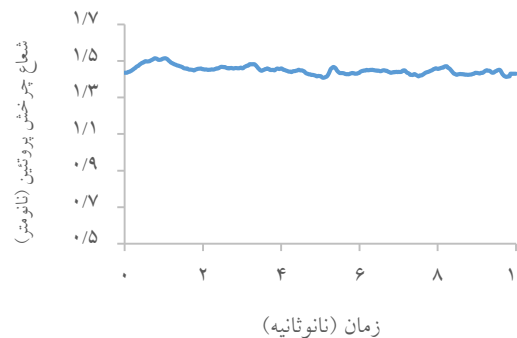
Table 2. Electrostatic energy and Van der Waals +hydrogen bond+ desolvation and the lowest binding energies (kJ/mol) of most populated tetrapeptides to BIR3 domain and population of clusters in that docking run.

شماره پپتید	جمعیت خوشه	کمترین انرژی پرجمعیت‌ترین خوشه (کیلوژول بر مول)	انرژی واندروالسی+هیدروژنی+جدایش آب (کیلوژول بر مول)	انرژی الکتروستاتیک (کیلوژول بر مول)
۱	۴۳	-۲۲/۵	-۳۰/۴۶	-۴/۵۶
۲	۳۷	-۲۳/۰۵	-۳۶/۴۸	-۲/۸
۳	۲۶	-۳۳/۰۱	-۴۱/۶۷	-۸/۸۳
۴	۳۶	-۲۸/۹۵	-۳۴/۶۴	-۶/۸۲
۵	۱۵	-۲۹/۷۹	-۳۴/۱۸	-۱۳/۱
۶	۲۰	-۳۵/۱۴	-۴۲/۵۹	-۱۰/۰۸
۷	۴۸	-۲۱/۶۳	-۳۰/۵	-۹/۸۷
۸	۲۳	-۴۲/۳	-۴۴/۱۸	-۱۴/۳۵
۹	۱۰۰	-۳۴/۴۳	-۳۸/۱۲	-۱۰/۰۸
۱۰	۱۳	-۲۳/۰۵	-۳۴/۸۱	-۴/۴۸
۱۱	۲۴	-۳۵/۱۴	-۳۹/۱۲	-۸/۶۶
۱۲	۱۳	-۳۱	-۳۶/۲۸	-۱۰/۹۶
۱۳	۱۲	-۲۹/۷	-۳۸/۷	-۸/۴۵
۱۴	۲۴	-۲۹/۵۳	-۳۳/۵۱	-۹/۷۹
۱۵	۳۰	-۲۹/۲۸	-۳۳/۷۶	-۱۱/۷۲



شکل ۱- نمودار جذر میانگین مربع انحرافات (RMSD) اسکلت اصلی BIR3 در طول ۱۰ نانوثانیه شبیه سازی دینامیک مولکولی.

Fig. 1. Root mean square deviation (RMSD) of BIR3 backbone during 10 ns MD simulation.



شکل ۲- شعاع چرخش دومین BIR3 در طی ۱۰ نانوثانیه شبیه سازی دینامیک مولکولی.

Fig. 2. Radius of gyration (Rg) of BIR3 domain during 10 ns MD simulation.

با دومین BIR3 باشد. جذر میانگین مربع نوسانات (Root Mean Square Fluctuations) (RMSF) یک باقی‌مانده نشان‌دهنده میزان جابجایی آن باقی‌مانده در طول شبیه‌سازی نسبت به مکان اولیه خودش است. بنابراین، RMSF هر باقی‌مانده نشاندهنده انعطاف‌پذیری و جنبش آن باقی‌مانده در طول زمان شبیه‌سازی است. برای نمونه نواحی لوپ و انعطاف‌پذیر در پروتئین RMSF زیادتری نسبت به دیگر بخش‌های انعطاف‌ناپذیر پروتئین دارند. مساحت زیر نمودار RMSF همه باقی‌مانده‌های پروتئین نشان‌دهنده انعطاف‌پذیری کلی پروتئین در طول شبیه‌سازی است. مقایسه مساحت زیر نمودار RMSF دومین آزاد BIR3 و دومین BIR3 در کمپلکس با پپتیدها در جدول ۵ نشان می‌دهد که انعطاف‌پذیری کلی دومین BIR3 در اثر حضور پپتیدها کم می‌شود. این مسئله احتمالاً به این خاطر است که میان پپتیدها و دومین BIR3 میان‌کنش و پیوند برقرار می‌شود. مقایسه میانگین تعداد پیوندهای هیدروژنی میان آب و دومین BIR3 و میانگین تعداد پیوند هیدروژنی داخل مولکولی دومین BIR3 در همه شبیه‌سازی‌ها (جدول ۴) و سطح در دسترس حلال BIR3 و شعاع چرخش آن در کمپلکس‌ها (جدول ۵) بیانگر این است که هیچ تغییر قابل توجهی در ساختار سوم دومین BIR3 و در شکاف اتصال آن در اثر حضور پپتیدهای مختلف رخ نمی‌دهد. پپتید ۱ بیشترین فاصله مرکز جرم را با پروتئین و بیشترین تغییرات در فاصله (۰/۴ نانومتر) را نسبت به سایر پپتیدها در طول ۴ نانوثانیه آخر شبیه‌سازی دارد (جدول ۵). بنابراین این پپتید موقعیت خود را بیش از سایر پپتیدها در طول شبیه‌سازی تغییر می‌دهد. این نتیجه می‌تواند به معنی عدم پیوند پپتید ۱ با دومین BIR3 باشد و هماهنگی با تعداد کم پیوند هیدروژنی میان این پپتید و دومین BIR3 (جدول ۴) و همچنین هماهنگی با ثابت تفکیک تجربی بیشتر آن (در مقایسه با سایر پپتیدها) نیز است (جدول ۱).

نتایج محاسبات انرژی اتصال با روش MM/PBSA و تفکیک انرژی

به منظور مقایسه انرژی آزاد پپتیدها به دومین BIR3 و انجام بررسی دقیق‌تری از مشارکت تک‌تک باقی‌مانده‌های دومین BIR3 در میان‌کنش با پپتیدها و همچنین تعیین میزان مشارکت تک‌تک باقی‌مانده‌های پپتیدها از روش MM/PBSA استفاده شد. جدول ۶ مشارکت الکتروستاتیک و واندروالسی و همچنین سهم انرژی حلالیت قطبی و غیرقطبی را در انرژی میان‌کنش با پپتیدها نشان

همچنین میانگین شعاع چرخش (Rg) دومین BIR3، میانگین RMSD اتم روی (Zn) و اتم‌های متصل به آن و میانگین سطح در دسترس حلال پروتئین در ۴ نانوثانیه آخر شبیه‌سازی در جدول ۵ (ردیف اول) ذکر شده‌اند. از آنجا که روی (Zn) در این پروتئین نقش ساختاری دارد، تغییرات کوچک در RMSD یون روی و اتم‌های متصل به آن آشکار می‌کند که ساختار دومین BIR3 در طول شبیه‌سازی تغییر نکرده است. تغییرات کوچک در شعاع چرخش دومین BIR3 و همچنین سطح در دسترس حلال حاکی از رسیدن به یک ساختار سوم پایدار برای دومین BIR3 در ۴ نانوثانیه آخر شبیه‌سازی است. ساختار پایانی دومین BIR3 که از این شبیه‌سازی به دست آمد برای داکینگ و شبیه‌سازی در حضور پپتیدهای مختلف استفاده شد.

نتایج شبیه‌سازی دومین BIR3 در کمپلکس با پپتیدها

نمودار جذر میانگین مربعات انحرافات اسکلت اصلی پروتئین BIR3 در حضور پپتیدها همگی حاکی از به تعادل رسیدن اسکلت اصلی پروتئین BIR3 در طول چهار نانوثانیه آخر شبیه‌سازی بود که به علت تعداد زیاد آنها از ذکر آنها صرف‌نظر شد و در این مقاله تنها به ذکر میانگین آنها در چهار نانوثانیه آخر بسنده شد. اطلاعات ذکر شده در جداول ۳ و ۴ و ۵ نتایج شبیه‌سازی کمپلکس دومین BIR3 با پپتیدها را نشان می‌دهد و می‌تواند برای مقایسه اثر پپتیدهای مختلف روی ساختار دومین BIR3 استفاده شود. نتایج جدول ۳ دوباره رسیدن به ساختار متعادل برای دومین BIR3 در کمپلکس با پپتیدها در چهار نانوثانیه آخر همه شبیه‌سازی‌ها را نشان می‌دهد. نتایج جدول ۴ میانگین RMSD پپتیدها و تعداد پیوند هیدروژنی میان پپتید و دومین BIR3 را در چهار نانوثانیه پایانی شبیه‌سازی نشان می‌دهد. تغییرات RMSD پپتیدها نسبت به ساختار موقعیت شروع کوچک بوده است که این نشان می‌دهد موقعیت به دست آمده توسط داکینگ موقعیت کم‌وبیش خوبی بوده است (جدول ۴). قرار گرفتن پپتیدها در شکاف IBM پروتئین BIR3 به کاهش تعداد پیوند هیدروژنی داخل مولکول BIR3 (نسبت به حالت بدون پپتید) منجر می‌شود که این مسئله احتمالاً به علت ایجاد پیوند هیدروژنی میان دومین BIR3 و پپتیدها بوده است. همچنین بررسی تعداد پیوندهای هیدروژنی میان پروتئین و پپتید نشان می‌دهد که پپتید ۸ به طور میانگین بیشترین تعداد پیوند هیدروژنی (۱/۳ ± ۴) و پپتید ۱ کمترین تعداد پیوند هیدروژنی (صفر) را با دومین BIR3 در طول ۴ نانوثانیه پایانی شبیه‌سازی برقرار می‌کنند (جدول ۴) که این می‌تواند حاکی از اتصال محکم پپتید ۸

جدول ۳- میانگین انرژی کل، انرژی پتانسیل و نسبت هرز انرژی کل تقسیم بر میانگین انرژی کل (کیلوژول بر مول) و دما (کلوین) در طول ۴ نانوثانیه پایانی شبیه‌سازی دینامیک مولکولی در دومین BIR3 آزاد و در کمپلکس‌ها.

Table 3. The average of total, potential and drift of total energy divided to average of total energy and temperature of all systems during the last 4 ns of MD simulations in free BIR3 domain and complexes.

شماره پپتید	دما (کلوین)	هرز انرژی	انرژی پتانسیل (کیلوژول بر مول)	انرژی کل (کیلوژول بر مول)
دومین BIR3 آزاد	۲۹۹/۹±۱/۹	۰/۰۰۰۱	-۳۱۲۴۹۰±۶۳۷	-۲۵۵۳۹۶±۸۲۹
۱	۳۰۰/۱±۲/۱	۰/۰۰۰۱	-۳۷۰۸۶۱±۶۲۹	-۳۰۰۷۶۷±۷۷۶
۲	۲۹۹/۸±۲	۰/۰۰۰۰۹	-۳۷۰۰۳۴±۶۶۴	-۳۰۲۹۷۶±۸۳۶
۳	۲۹۹/۹±۲/۳	۰/۰۰۰۰۶	-۳۶۹۷۶۴±۶۶۱	-۳۰۱۰۰۰±۱۰۲۲
۴	۳۰۰±۲/۳	۰/۰۰۰۰۳	-۳۷۰۷۴۱±۷۲۶	-۳۰۴۰۲۰±۱۰۲۸
۵	۳۰۰±۲/۴	۰/۰۰۰۰۲	-۳۷۰۳۶۵±۶۳۹	-۳۰۳۳۰۶±۹۰۴
۶	۲۹۹/۸±۲	۰/۰۰۰۰۱	-۳۷۰۳۲۱±۶۳۷	-۳۰۳۳۱۷±۸۲۸
۷	۳۰۰±۲/۱	۰/۰۰۰۰۱	-۳۷۰۱۷۴±۷۰۲	-۳۰۳۳۲۸±۹۳۱
۸	۲۹۹/۹±۲/۱	۰/۰۰۰۰۲	-۳۷۰۹۷۳±۷۱۹	-۳۰۳۹۷۳±۹۳۲
۹	۳۰۰±۲/۳	۰/۰۰۰۰۶	-۳۷۰۸۱۷±۵۷۶	-۳۰۳۶۹۹±۷۷۹
۱۰	۳۰۰±۲/۳	۰/۰۰۰۰۸	-۳۷۰۶۶۱±۶۷۶	-۳۰۳۶۰۹±۸۶۵
۱۱	۳۰۰±۲	۰/۰۰۰۰۱	-۳۷۰۶۸۳±۶۲۷	-۳۰۳۶۰۹±۸۶۳
۱۲	۳۰۰/۲±۲/۲	۰/۰۰۰۰۱	-۳۷۰۸۶۴±۷۶۲	-۳۰۳۷۵۴±۹۲۸
۱۳	۳۰۰±۲/۱	۰/۰۰۰۰۱	-۳۷۱۰۴۵±۶۸۶	-۳۰۴۰۲۱±۹۳۴
۱۴	۳۰۰/۱±۲	۰/۰۰۰۰۲	-۳۷۰۷۴۱±۷۲۶	-۳۰۳۶۷۶±۸۸۶
۱۵	۳۰۰/۱±۱/۹	۰/۰۰۰۰۳	-۳۷۱۳۵۸±۷۱۷	-۳۰۴۲۶۵±۸۷۴

جدول ۴- میانگین زمانی جذر میانگین مربع انحرافات (RMSD) اسکلت اصلی دومین BIR3 و پپتیدها و میانگین تعداد پیوندهای هیدروژنی میان پپتیدها و دومین BIR3 و میانگین شمار پیوند هیدروژنی داخل مولکولی BIR3 و میانگین تعداد پیوند هیدروژنی میان دومین BIR3 و آب در طول ۴ نانوثانیه پایانی شبیه‌سازی دینامیک مولکولی در دومین BIR3 آزاد و در کمپلکس‌ها.

Table 4. The average backbone RMSD values of BIR3 domain and peptides, the number of intramolecular hydrogen bonds of the BIR3 domain and the number of hydrogen bonds between peptides and BIR3 domain and between water and BIR3 domain during the last 4 ns MD simulations in free BIR3 domain and complexes.

شماره پپتید	میانگین زمانی RMSD اسکلت اصلی دومین BIR3 (نانومتر)	میانگین زمانی RMSD پپتید (نانومتر)	میانگین تعداد پیوند هیدروژنی داخل مولکولی BIR3	میانگین شمار پیوند هیدروژنی میان دومین BIR3 و آب	میانگین شمار پیوند هیدروژنی میان پپتید و دومین BIR3
دومین BIR3 آزاد	۰/۵±۰/۰۷	-	۶۳±۴/۵	۲۶۵±۹/۵	-
۱	۰/۲۷±۰/۰۸	۰/۵۸±۰/۱۶	۶۱±۴	۲۷۰±۱۰	۰±۰
۲	۰/۲۳±۰/۰۲	۰/۲۳±۰/۰۲	۶۰±۵	۲۶۴±۱۰	۰/۹۳±۰/۰۵
۳	۰/۳۵±۰/۰۹	۰/۲۶±۰/۰۲	۶۲±۴	۲۶۲±۹	۲/۲±۱/۱
۴	۰/۳۱±۰/۰۶	۰/۲۴±۰/۰۲	۵۹±۴	۲۶۸±۷	۱/۸۲±۰/۰۹۵
۵	۰/۵±۰/۰۲	۰/۳۳±۰/۰۳	۶۱±۴	۲۷۰±۸	۰/۱۴±۰/۳۴
۶	۰/۲۷±۰/۰۱	۰/۳۳±۰/۰۷	۶۲±۴	۲۶۴±۸	۰/۷۸±۰/۰۱
۷	۰/۳۶±۰/۰۳	۰/۲۲±۰/۰۴	۶۲±۴	۲۶۳±۱۰	۱/۴۳±۰/۰۶۵
۸	۰/۳۸±۰/۰۳	۰/۲۷±۰/۰۴	۵۸±۴	۲۷۳±۷	۴/۰۷±۱/۲۹
۹	۰/۳۴±۰/۰۳	۰/۶۵±۰/۱۷	۴۹±۴	۲۶۸±۱۰	۲/۸۸±۱/۰۵
۱۰	۰/۲۹±۰/۰۴	۰/۴۷±۰/۰۹	۶۰±۴	۲۶۹±۸	۱/۷۴±۰/۰۹۶
۱۱	۰/۳۸±۰/۰۵	۰/۵۴±۰/۱۱	۶۴±۴	۲۵۷±۸	۱/۸۸±۰/۰۹۷
۱۲	۰/۲۸±۰/۰۳	۰/۲۴±۰/۰۳	۵۹±۴	۲۷۰±۹	۲±۰/۸۳
۱۳	۰/۲۸±۰/۰۴	۰/۲۹±۰/۰۲	۶۰±۵	۲۶۵±۸	۲/۱۹±۰/۰۷۳
۱۴	۰/۲۸±۰/۰۴	۰/۲۱±۰/۰۴	۵۹±۴	۲۶۷±۸	۱/۸۳±۱/۰۷
۱۵	۰/۲۴±۰/۰۳	۰/۱۶±۰/۰۳	۶۰±۴	۲۶۲±۸	۱/۸۴±۰/۰۲

جدول ۵- میانگین فاصله مرکز جرم دومین BIR3 و پپتیدها و مساحت زیر نمودار RMSF دومین BIR3 و میانگین شعاع چرخش (Rg) دومین BIR3 و میانگین RMSD یون روی و اتم‌های متصل به آن و میانگین سطح در دسترس حلال دومین BIR3 (نانومتر مربع) در طول ۴ نانوثانیه پایانی شبیه‌سازی دینامیک مولکولی دومین BIR3 آزاد و در کمپلکس‌ها.

Table 5. The distance of the center of mass of BIR3 domain and peptides, the area of below RMSF graph of BIR3, the radius of gyration (Rg) of BIR3 domain, and the average of RMSD of zinc ion and its connected atoms and average of the solvent accessible surface of the BIR3 domain during the last 4 ns of MD simulations in free BIR3 domain and complexes.

میانگین فاصله مرکز جرم دومین BIR3 و پپتید (نانومتر)	مساحت زیر نمودار RMSF دومین BIR3	میانگین شعاع چرخش دومین BIR3 (نانومتر)	میانگین RMSD یون روی و اتم‌های متصل به آن (نانومتر)	میانگین سطح در دسترس حلال دومین BIR3 (نانومتر مربع)	شماره پپتید
-	۲۷/۳۴	۱/۴۴ ± ۰/۰۲	۰/۰۲ ± ۰/۰۱	۷۶/۹ ± ۱/۳	دومین BIR3 آزاد
۳/۱۲ ± ۰/۴	۱۵/۱۵	۱/۶۲ ± ۰/۰۵	۰/۰۳ ± ۰/۰۱	۷۷ ± ۱/۷	۱
۰/۷۶ ± ۰/۰۸	۱۶/۲	۱/۵ ± ۰/۰۲	۰/۰۴ ± ۰/۰۲	۷۶ ± ۱/۸	۲
۰/۶۷ ± ۰/۰۷	۱۷/۷۷	۱/۵۶ ± ۰/۰۲	۰/۰۲ ± ۰/۰۱	۷۹ ± ۱/۲	۳
۰/۷ ± ۰/۱۸	۱۵/۹۷	۱/۵ ± ۰/۰۶	۰/۰۲ ± ۰/۰۱	۷۸ ± ۱/۴	۴
۱/۲۵ ± ۰/۱۴	۱۹/۸۷	۱/۳۸ ± ۰/۰۲	۰/۰۳ ± ۰/۰۱	۷۶ ± ۲/۱	۵
۰/۸۲ ± ۰/۰۳	۱۶/۹۵	۱/۴۹ ± ۰/۰۳	۰/۰۳ ± ۰/۰۱	۷۷ ± ۱/۱	۶
۱/۱۵ ± ۰/۰۹	۱۷/۰۲	۱/۵۳ ± ۰/۰۱	۰/۰۳ ± ۰/۰۱	۷۶ ± ۱/۳	۷
۰/۸۸ ± ۰/۰۷	۱۶	۱/۵۷ ± ۰/۰۲	۰/۰۳ ± ۰/۰۱	۷۹ ± ۱/۵	۸
۰/۷۸ ± ۰/۰۳	۱۶/۲۷	۱/۵ ± ۰/۰۲	۰/۰۴ ± ۰/۰۱	۷۸ ± ۱/۳	۹
۱/۰۳ ± ۰/۰۷	۱۴/۲	۱/۵۸ ± ۰/۱۶	۰/۰۲ ± ۰/۰۱	۷۸ ± ۱/۱	۱۰
۰/۵۲ ± ۰/۰۳	۱۶/۶۷	۱/۴۹ ± ۰/۰۹	۰/۰۲ ± ۰/۰۱	۷۷ ± ۱/۱	۱۱
۰/۵۸ ± ۰/۰۴	۱۴/۸۳	۱/۷۲ ± ۰/۲۹	۰/۰۲ ± ۰/۰۱	۷۸ ± ۱/۱	۱۲
۱/۱۹ ± ۰/۰۶	۱۹/۲	۱/۵۷ ± ۰/۰۹	۰/۰۵ ± ۰/۰۱	۸۰ ± ۱/۲	۱۳
۰/۷ ± ۰/۱۸	۱۶/۳۷	۱/۵ ± ۰/۰۶	۰/۰۳ ± ۰/۰۱	۷۷ ± ۱/۴	۱۴
۱/۱ ± ۰/۱۶	۱۴/۲۷	۱/۴۸ ± ۰/۰۲	۰/۰۲ ± ۰/۰۱	۷۸ ± ۲/۶	۱۵

اول از نظر انرژی اتصال هستند که این نشان می‌دهد نتایج کلی این دوروش تا حد زیادی با هم هماهنگی دارند. در کل نتایج شبیه‌سازی وروش MM/PBSA دقیق تراز نتایج روش داکینگ هستند (به ویژه در مقایسه سهم میانکنش الکتروستاتیک و واندروالسی) و برای ارزیابی نتایج خود آنها را با اطلاعات تجربی مقایسه کردیم. در یک بررسی تجربی انرژی اتصال پپتیدهای ۱ و ۴ و ۸ و ۱۱ به دومین BIR3 گزارش شده بودند (جدول ۱). ضریب همبستگی (R^2) انرژی اتصال نظری (جدول ۶) با انرژی اتصال تجربی برای این چهار پپتید حدود ۰/۸ است. به علاوه، ترتیب ثابت تفکیک تجربی با انرژی اتصال به دست آمده با روش MM/PBSA یکسان است. این همبستگی خوب نتایج به دست آمده از روش نظری را تأیید می‌کند و نشان می‌دهد که می‌توان از روش MM/PBSA برای پیشگویی تمایل اتصال پپتیدها به پروتئین BIR3 استفاده کرد. Kipp و همکاران (2002) نشان دادند که تغییر باقی‌مانده ۱ و ۳ از سمت پایانه N پپتید جدا شده از پروتئین SMAC (AVPI) بایستی با دقت

می‌دهد. این نتایج نشان می‌دهد که میان‌کنش‌های الکتروستاتیک نقش مهم‌تری نسبت به میان‌کنش‌های واندروالسی (هیدروفوبیک) در اتصال دارد. این نتایج برخلاف نتایج داکینگ است که نقش انرژی‌های واندروالسی را مهم‌تر از انرژی الکتروستاتیک نشان می‌داد. همچنین مقادیر انرژی آزاد اتصال در این روش متفاوت با مقادیر به دست آمده در روش داکینگ است. این دوگانگی به خاطر تفاوت در محاسبه بارهای جزیی اتم‌های پپتید در دو روش و حضور آب در شبیه‌سازی در مقایسه با روش داکینگ است. در روش داکینگ از مدل آب غیرصریح استفاده می‌شود و عملاً مولکول آب در محاسبات وجود ندارد اما در شبیه‌سازی به طور صریح مولکول آب وجود دارد. از طرف دیگر هیدروژن‌های غیرقطبی در داکینگ در نظر گرفته نشده‌اند ولی در شبیه‌سازی در نظر گرفته شده‌اند (بعلت استفاده از میدان نیروی امبر). علیرغم همه این اختلافات ضریب همبستگی (R^2) انرژی اتصال به دست آمده از این دو روش به میزان ۰/۶۲ است و پپتیدهای ۶ و ۸ و ۹ در هر دو روش جزء چهار پپتید

دوم به افزایش قدرت اتصال منجر می‌شود (پپتید ۹ (ATPF)). از آنجا که پپتید ۹ بار مثبت در جایگاه دوم ندارد و تنها خاصیت هیدروفوبیک در جایگاه چهارم دارد می‌توان نتیجه گرفت وجود هر دو بار مثبت و خاصیت هیدروفوبیک برای افزایش قدرت اتصال ضروری نیست. شاید هم بتوان این گونه نتیجه گرفت که وجود ویژگی هیدروفوبیک آروماتیک در جایگاه چهارم مهم‌تر از وجود بار مثبت در جایگاه دوم است. زیرا هر سه پپتید قوی (۶ و ۸ و ۹) دارای فنیل آلانین یا تریپتوفان در جایگاه چهارم خود هستند. (جدول ۶). همچنین جهش در باقی‌مانده ۳ در پپتید ۱۰ (AVFI) در مقایسه با پپتید ۱ (AVPI) به کاهش مشارکت باقی‌مانده ۱ در اتصال منجر می‌شود (جدول ۷). بنابراین، نتایج ما هماهنگ با نتایج آقای Kipp و همکاران است که خاطر نشان کردند که جهش در باقی‌مانده ۳ پپتید AVPI اثر منفی روی اتصال دیگر باقی‌مانده‌ها دارد و به کاهش گرایش اتصال پپتید به دومین BIR3 منجر می‌شود. نتایج جدول ۷ نیز سهم زیاد باقی‌مانده هیدروفوب آروماتیک مانند فنیل آلانین یا تریپتوفان در مقایسه با باقی‌مانده‌های هیدروفوبیک آلیفاتیک در اتصال به دومین BIR3 را نشان می‌دهد که با نتایج جدول ۶ هماهنگ است. سه پپتیدی که در میان ۱۵ پپتید کمترین انرژی اتصال را داشتند (۶ و ۸ و ۹) برای بررسی بیشتر میانکنش‌های هیدروفوبیک و هیدروژنی به وسیله نرم‌افزار LigPlus 4 گزینش شدند (Wallace et al., 1995). شکل ۳ میان‌کنش‌های هیدروفوبیک و هیدروژنی میان این پپتیدها و دومین BIR3 را در ساختار پایانی به‌دست‌آمده در شبیه‌سازی کمپلکس‌ها را نشان می‌دهد. پپتید ۶، سه پیوند هیدروژنی با ترئونین ۳۰۸ و گلوتامات ۳۱۴ و میانکنش هیدروفوبیک با سیستئین ۳۰۰ و ۳۰۳، لوسین ۳۰۷، آسپاراتات ۳۰۹، تریپتوفان ۳۱۰، گلوتامین ۳۱۹، هیستیدین ۳۲۰، تیروزین ۳۲۴، گلیسین ۳۲۶ و سیستئین ۳۲۷ دومین BIR3 دارد (شکل ۳A). پپتید ۸، سه پیوند هیدروژنی با ترئونین ۳۰۸ و گلوتامات ۳۱۴ و میانکنش‌های هیدروفوبیک با لوسین ۳۰۷ و تیروزین ۳۲۴ دارد (شکل ۳B). پپتید ۹، یک پیوند هیدروژنی با ترئونین ۳۰۸ و گلوتامات ۳۱۴ و میانکنش هیدروفوبیک با سیستئین ۳۰۰ و سیستئین ۳۰۳ و لوسین ۳۰۷ و آسپاراتات ۳۰۹ و گلوتامین ۳۱۹ و تیروزین ۳۲۴ و سیستئین ۳۲۷ دارد (شکل ۳C). بنابراین، برای طراحی یک مهارکننده خوب برای BIR3، پپتید باید پیوند هیدروژنی ترئونین ۳۰۸ و گلوتامات ۳۱۴ و میان‌کنش هیدروفوبیک

انجام گیرد. این چهار باقی‌مانده در کمپلکس SMAC/DIABLO به شکاف سطحی IBM در BIR3 متصل می‌شوند. نخستین باقی‌مانده یعنی آلانین به پاکت هیدروفوبیک BIR3 متصل می‌شود و ۵ تا پیوند هیدروژنی با باقی‌مانده‌های همسایه تشکیل می‌دهد (Wu et al., 2000). بنابراین وجود آلانین در پایانه N برای اتصال ضروری است و این مسئله در ساختار کریستالوگرافی هم آشکار است. آلانین ۱ در پپتید AVPI (در پروتئین SMAC) سه پیوند هیدروژنی با شکاف سطحی BIR3 می‌دهد و گروه کربونیل آن دو پیوند هیدروژنی اضافی تشکیل می‌دهد. همچنین گروه متیل آلانین ۱ به‌طور محکم در پاکت هیدروفوبیک جای می‌گیرد و هر تغییر آلانین باید با احتیاط انجام شود تا جلوی ممانعت فضایی با این پاکت یا خراب شدن این پیوندهای هیدروژنی ضروری گرفته شود. اگرچه سه باقی‌مانده بعدی هم در اتصال مشارکت می‌کنند، اهمیت آنها به‌اندازه آلانین ۱ حیاتی نیست (Liu et al., 2000). ما نیز در پپتیدهایی که طراحی کردیم همواره اولین باقی‌مانده را آلانین در نظر گرفتیم. Kipp (2002) همچنین نشان داد که وقتی پرولین با دیگر باقی‌مانده‌ها جایگزین می‌شود تمایل اتصال کاهش می‌یابد. آنها همچنین نشان دادند که بهتر است باقی‌مانده‌های ۲ بار مثبت و باقی‌مانده ۴ ویژگی هیدروفوبیک داشته باشند. نتایج ما هم نشان داد پپتید ۶ (AKPW) و ۸ (ARPF) و ۹ (ATPF) انرژی آزاد اتصال کمتری نسبت به سایر پپتیدها دارند که هر سه کم‌ویش این دو ویژگی را دارند. انرژی اتصال این سه پپتید کمتر از انرژی آزاد اتصال پپتید SMAC یعنی AVPI است (۵۴- کیلوژول برمول). بنابراین، قدرت مهارکنندگی این پپتیدها بیشتر از پپتید طبیعی SMAC است. مقایسه این سه پپتید با سایر پپتیدها نشان می‌دهد که گروه هیدروفوب آروماتیک بهتر از گروه هیدروفوبیک آلیفاتیک برای جایگاه چهارم پپتید است. نتایج انرژی آزاد اتصال با تعداد پیوند هیدروژنی پپتید با دومین BIR3 و همچنین فاصله مرکز جرم آنها هماهنگی دارد (جدول‌های ۴ و ۵). ما همچنین میزان مشارکت باقی‌مانده‌های پپتیدها در اتصال به دومین BIR3 را نیز تعیین کردیم. همان‌طور که در جدول ۷ نشان داده‌شده است بررسی سهم هر کدام از باقی‌مانده‌های پپتید در اتصال به دومین BIR3 نشان می‌دهد افزایش بار مثبت باقی‌مانده دوم پپتید به افزایش قدرت اتصال منجر می‌شود. (پپتید ۶ (AKPW) و ۸ (ARPF)). همچنین افزایش خاصیت هیدروفوبیکی باقی‌مانده چهارم و گروه قطبی در باقی‌مانده

جدول ۶- میانگین انرژی آزاد اتصال MM/PBSA پپتیدها به دومین BIR3 و سهم انرژی‌های الکتروستاتیک و واندروالسی و حلالیت قطبی و حلالیت غیر قطبی (کیلوژول برمول) در طول ۴ نانوثانیه پایانی شبیه‌سازی دینامیک مولکولی.

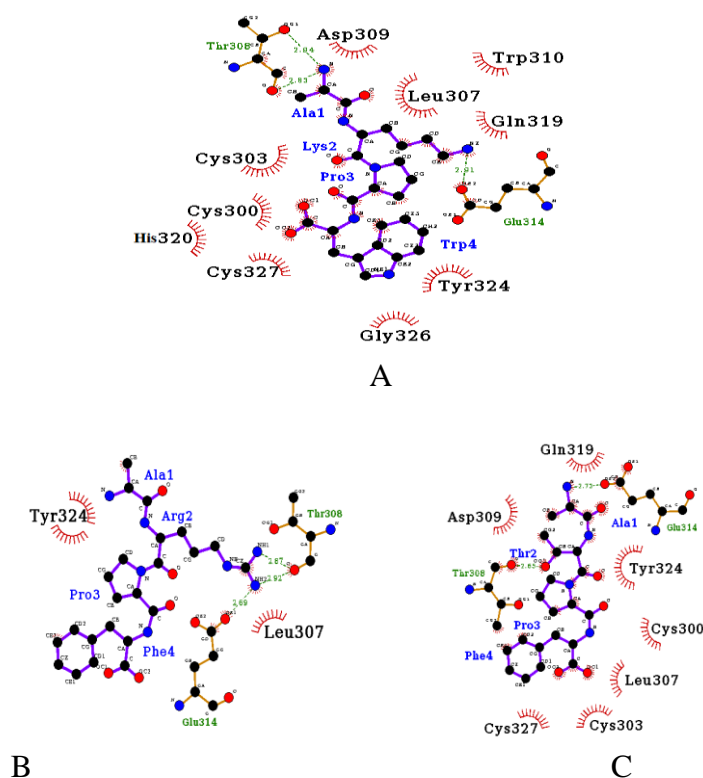
Table 6. The average of MM/PBSA binding free energies and electrostatic, Van der Waals, polar and non-polar solvation contribution energies (kJ/mol) of peptides to BIR3 domain during the last 4 ns of MD simulation.

پپتید	ترادف پپتید	انرژی آزاد اتصال	انرژی الکتروستاتیک	انرژی واندروالسی	انرژی حلالیت قطبی	انرژی حلالیت غیر قطبی
۱	AVPI	-۵۴/۷±۱۱/۱	-۱۱۸/۷±۱۸/۵	-۲۰/۵±۲/۹	۸۶/۳±۱۴/۰	-۳/۲±۰/۴
۲	Methyl-AVPI	-۲۰/۸/۵±۱۰/۹	-۴۲۱/۹±۲۱/۹	-۷۸/۸±۲/۷	۳۰۲/۷±۱۷/۱	-۱۰/۲±۰/۲
۳	Ethyl-phenyl-AVPI	-۲۴۳/۵±۱۱	-۳۰۸/۳±۱۴/۳	-۷۶/۶±۲/۸	۱۵۲/۵±۶/۵	-۱۰/۲±۰/۳
۴	AVPW	-۲۲۰/۷±۷/۶	-۴۹۰/۴±۱۱/۴	-۹۳/۶±۹/۱	۳۷۷±۸/۷	-۱۲/۹±۰/۲
۵	AKPF	-۲۲۷/۱±۱۷	-۷۰/۲/۹±۲۲/۸	-۷۲/۵±۱/۸	۵۶۱/۱±۸/۷	-۱۲/۶±۰/۱
۶	AKPW	-۴۳۷/۶±۵/۷	-۱۱۱۵/۲±۱۲/۱	-۱۱۰/۳±۲/۱	۸۰۲/۶±۷/۳	-۱۶/۴±۰/۱
۷	AKPY	-۵۲/۵±۴/۴	-۳۱/۵±۵/۵	-۷۱/۷±۱/۵	۶۰/۵±۵/۵	-۹/۵±۰/۲
۸	ARPF	-۴۱۸/۳±۸/۹	-۸۴۰/۸±۱۴/۲	-۸۸/۲±۲/۲	۵۲۴/۳±۱۰/۴	-۱۴/۹±۰/۲
۹	ATPF	-۴۳۹/۹±۱۳/۹	-۹۹۹/۱±۳۱/۸	-۱۱۷/۶±۳/۲	۶۹۱/۳±۲۳/۴	-۱۶/۱±۰/۳
۱۰	AVFI	-۲۱۱/۱±۱۴/۶	-۳۸۷/۸±۲۱/۳	-۶۱/۶±۱/۹	۲۴۸/۸±۸/۸	-۹/۵±۰/۳
۱۱	AVPF	-۲۶۱±۹/۸	-۵۱۴/۷±۹/۵	-۷۸/۲±۲/۶	۳۴۰/۵±۱۳/۸	-۱۰/۹±۰/۳
۱۲	ARPW	-۱۳۹/۷±۱۴/۶	-۳۹۹/۵±۲۲/۲	-۸۶/۴±۳/۹	۳۵۷/۴±۱۶	-۱۱/۱±۰/۵
۱۳	ARPY	-۲۸۹/۴±۱۰	-۷۱۲/۶±۱۲/۸	-۹۸/۷±۲/۲	۵۳۴/۸±۱۰/۹	-۱۳/۲±۰/۲
۱۴	ATPW	-۲۵۶±۹/۸	-۵۰۴/۶±۱۷/۶	-۷۷/۱±۲/۵	۳۳۶/۵±۱۱/۸	-۱۱/۸±۰/۲
۱۵	ARPI	-۲۴۴/۳±۸/۳	-۴۹۴/۲±۱۲/۳	-۶۳/۷±۱/۸	۳۲۴/۴±۹/۵	-۱۰/۸±۰/۲

جدول ۷- میانگین مشارکت انرژی اتصال باقی‌مانده‌های پپتیدها در اتصال به دومین BIR3 (کیلوژول برمول) در طول ۴ نانوثانیه پایانی شبیه‌سازی.

Table 7. The average of binding energy contribution of peptide residues in binding to BIR3 domain (kJ/mol).

شماره پپتید	باقی‌مانده ۴ (پایانه C)	باقی‌مانده ۳	باقی‌مانده ۲	باقی‌مانده ۱ (پایانه N)
۱	I	P	V	A
	-۶۱/۲۹	-۲۱/۴	-۳۲/۹۷	-۶۹/۷۲
۲				
	-۶۳۸/۸۲			
۳				
	-۵۶۷/۳۷			
۴	W	P	V	A
	-۲۱۱/۶۶	-۶۴/۳۳	-۱۳۴/۶	-۲۰۲/۸۴
۵	F	P	K	A
	-۳۸۸/۰۳	-۶۴/۶۶	-۷۰/۸۴	-۸۶/۱۶
۶	W	P	K	A
	-۴۰۱/۳۲	-۶۴/۰۲	-۲۰۵/۳۷	-۹۳/۲۳
۷	Y	P	K	A
	-۱۲۹/۳۹	-۲۵/۱۸	-۱۰۱/۶۵	-۹۰/۶۶
۸	F	P	R	A
	-۳۱۲/۳۷	-۵۱/۲۵	-۲۴۰/۲۷	-۱۴۸/۵۴
۹	F	P	T	A
	-۲۴۳/۴۷	-۳۷/۹۶	-۶۶/۲	-۷۷/۳۴
۱۰	I	F	V	A
	-۱۷۸/۰۲	-۲۵/۲	-۳۳/۲۲	-۱/۴۸
۱۱	F	P	V	A
	-۱۶۷/۶۸	-۳۳/۷۳	-۲۹/۹	-۴۹/۷۱
۱۲	W	P	R	A
	-۲۸۰/۵۵	-۴۰/۷۲	-۱۴۰/۴۹	-۱۳۱/۷۴
۱۳	Y	P	R	A
	-۳۳۷/۲۵	-۶۱/۱	-۱۶۲/۵۴	-۲۱۲/۴۷
۱۴	W	P	T	A
	-۲۱۵/۴	-۳۹/۹۶	-۶۹/۲۲	-۱۱۱/۷۲
۱۵	I	P	R	A
	-۲۱۲/۸۸	-۵۱/۶۳	-۱۵۷/۶۶	-۱۹۱/۶۹



شکل ۳- نمودار شماتیک میانکنش دومین BIR3 با پپتیدهای **A:** ۶ و **B:** ۸ و **C:** ۹ در ساختار پایانی ۱۰ نانوثانیه شبیه‌سازی دینامیک مولکولی. پیوندهای هیدروژنی به وسیله خطوط نقطه‌چین میان اتم‌های درگیر نمایش داده شده است. تماس‌های هیدروفوبیک به وسیله نیم‌دایره خط‌دار نشان داده شده است. اتم‌های کربن بارنگ مشکی و اکسیژن‌ها بارنگ قرمز و نیتروژن‌ها بارنگ آبی نشان داده شده‌اند.

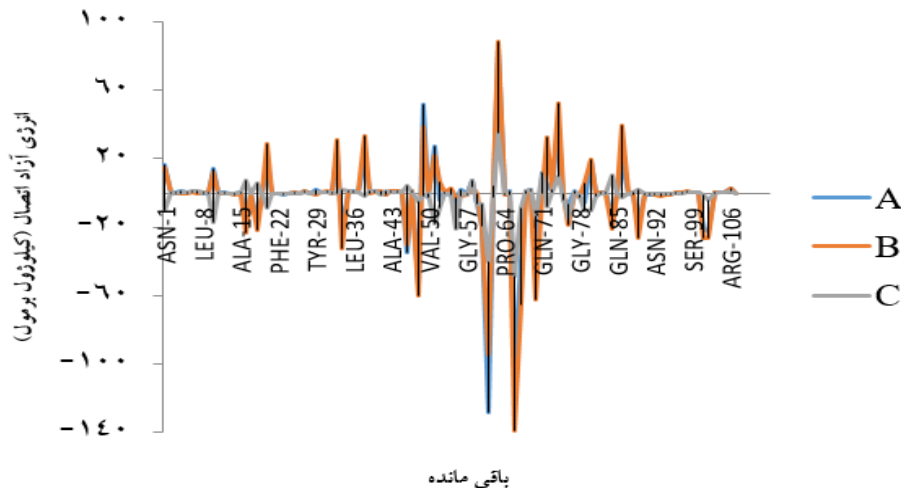
Fig. 3. Schematic diagram of the interaction of BIR3 domain with **A:** tetrapeptide 6, **B:** 8 and **C:** 9 in the final structure of 10 ns MD simulation. Hydrogen bonds are indicated by dashed lines between the atoms involved, while hydrophobic contacts are represented by an arc with spokes radiating towards the ligand atoms they contact. The contacted atoms are shown with spokes radiating back. Carbon atoms are shown in black, oxygen and nitrogen atoms in red and blue, respectively.

همان باقی مانده‌های مهم پیشین که برای اتصال ضروری بودند، به دست آمد و نتایج شکل ۳ تأیید شد. روی هم رفته بر پایه شکل ۳ و ۴ و نتایج تجربی می‌توان نتیجه گرفت که پپتیدهای ۶ و ۸ و ۹ به همان باقی مانده‌هایی از شکاف BIR3 متصل می‌شوند که برای اتصال و مهارکنندگی ضروری هستند.

نتیجه‌گیری

به منظور طراحی یک مهارکننده پپتیدی برای مهار دومین BIR3 پروتئین XIAP، ۱۵ پپتید طراحی شد. روش داکینگ برای بررسی اولیه میزان تمایل اتصال این پپتیدها به دومین BIR3 استفاده شد. نتایج داکینگ آشکار کرد که کم‌وبیش همه پپتیدها می‌توانند با انرژی اتصال متفاوت به دومین BIR3 متصل شوند و پپتیدهای ۶ و ۸ و ۹ و ۱۱ انرژی اتصال کمتری نسبت به دیگر پپتیدها داشتند. سپس شبیه‌سازی دینامیک مولکولی روی کمپلکس‌های به دست آمده از روش داکینگ انجام شد و بررسی نتایج آن نشان داد که کمپلکس

با لوسین ۳۰۷ و تیروزین ۳۲۴ داشته باشد. زیرا این باقی مانده‌ها در میان این سه پپتید قوی مشترک هستند. بر پایه نتایج تجربی باقی مانده‌هایی از BIR3 که درگیر در میان‌کنش با پپتید AVPI هستند عبارت‌اند از گلیسین ۳۰۶ و لوسین ۳۰۷ و ترئونین ۳۰۸ و آسپاراتات ۳۰۹ و تریپتوفان ۳۱۰ و لیزین ۲۹۷ و لیزین ۲۹۹ و گلوتامات ۳۱۴ و گلوتامات ۳۱۹ و تریپتوفان ۳۲۳ و تیروزین ۳۲۴ (Mannhold, 2010). بنابراین، پپتیدهای مناسب ما به همان باقی مانده‌هایی که پپتید طبیعی متصل می‌شود، پیوند می‌دهد و پیوندهای اضافی پپتیدهای ما باعث اتصال قوی‌تر آن نسبت به پپتید طبیعی می‌شود. از آنجا که نتایج شکل ۳ فقط مربوط به یک ساختار (ساختار نهایی در شبیه‌سازی) است، به منظور بررسی سهم انرژی آزاد باقی مانده‌های شکاف دومین BIR3 در اتصال به پپتیدهای ۶ و ۸ و ۹ در طول شبیه‌سازی، نمودار این انرژی‌ها در طول ۴ نانوثانیه آخر شبیه‌سازی به دست آورده شد (شکل ۴). در این نمودار نیز کم‌وبیش



شکل ۴- میزان مشارکت انرژی آزاد اتصال باقی مانده‌های شکاف دومین BIR3 در اتصال به پپتیدهای ۶ (A) و ۸ (B) و ۹ (C) در طول چهار نانوثانیه پایانی شبیه‌سازی

Fig. 4. The binding energy contribution of BIR3 domain clef residues in binding to peptide 6 (A), peptide 8 (B) and peptide 9 (C) during the last 4 ns.

روش داکینگ است. همچنین انرژی‌های اتصال به دست آمده در داکینگ فقط مربوط به یک صورت بندی است (در این جا بهترین صورت بندی پر جمعیت ترین خوشه) ولی انرژی‌های به دست آمده از روش MM/PBSA میانگین انرژی اتصال چندین صورت بندی است که در طول شبیه سازی به دست آمده‌اند. با وجود همه این اختلافات در مجموع نتایج به دست آمده از روش داکینگ با نتایج روش MM/PBSA همبستگی مناسبی دارند ($R^2 = 0.62$). بنابراین، نتایج داکینگ تنها یک گمان اولیه و خام از موقعیت اتصال هستند و برای اطمینان و دقت بیشتر باید روش‌های دقیق تر و پرهزینه تری مانند روش MM/PBSA را به کار برد. همچنین نتایج تجربی موجود ۴ تا از این پپتیدها با نتایج روش MM/PBSA همبستگی خوبی داشت ($R^2 = 0.78$). نتایج جداسازی سهم انرژی آزاد باقی مانده‌های دومین BIR3 در اتصال به این پپتیدها در طول شبیه سازی کم و بیش نقش همان باقی مانده‌ها مهم از نظر پیوند هیدروژنی و واندروالسی که از ساختار تجربی کمپلکس حاوی پپتید طبیعی به دست آمده بود را آشکار می کند (یعنی باقی مانده‌های لوسین ۳۰۷، ترئونین ۳۰۸، گلوتامات ۳۱۴ و تیروزین ۳۲۴). این باقی مانده‌ها ویژگی هیدروفوب و بار منفی دارند و قابلیت اتصال به گروه‌های هیدروفوب و بار مثبت در پپتید رادارند و این مسئله با نتایج دیگران هماهنگی دارد (Kipp, 2002). به عبارت دیگر تمایل زیادتر این پپتیدها در مقایسه با پپتید مهار کننده طبیعی (AVPI) که متعلق

دومین BIR3 با هر کدام از پپتیدها در ۴ نانوثانیه پایانی شبیه سازی در همه سامانه‌ها به تعادل می رسد و خواص ساختاری آنها ثابت می ماند. همچنین تقریباً همه پپتیدها موقعیت پایداری در جایگاه اتصال خود (در طول ۴ نانوثانیه پایانی شبیه سازی) دارند زیرا تغییرات فاصله میان مرکز جرم پپتیدها تا دومین BIR3 و تغییرات RMSD در اکثر پپتیدها ناچیز بود و این مسئله با وجود پیوند هیدروژنی قابل توجه میان اکثر پپتیدها و دومین BIR3 در طول شبیه سازی هماهنگ بود. سپس محاسبات انرژی آزاد اتصال با روش پوازی بولتزمن سطح در دسترس حلال انجام شد و سه پپتید از این محاسبات گزینش شد. این پپتیدها عبارت‌اند از پپتید ۶ (AKPW) و ۸ (ARPF) و ۹ (ATPF). این پپتیدها انرژی اتصال منفی تری نسبت به دیگر پپتیدها دارند. نتایج بررسی پیوندهای هیدروژنی میان این پپتیدها با دومین BIR3 در ساختار نهایی کمپلکس به دست آمده از شبیه سازی نشان داد که این پپتیدها به همان باقی مانده‌هایی که پپتید طبیعی پیوند می دهد، میانکنش می دهند. اگرچه با دیگر باقی مانده‌های دومین BIR3 پیوندهای اضافه تری می دهند که باعث افزایش قدرت اتصال آنها نسبت به پپتید طبیعی (AVPI) می شود. در محاسبات با روش MM/PBSA سهم انرژی الکتروستاتیک در اتصال پررنگ تر از سهم انرژی واندروالسی بود که با نتایج به دست آمده از روش داکینگ ناهماهنگ است که علت آن در نظر نگرفتن صریح مولکول‌های آب و دقت پایین روش محاسبه بارهای جزئی اتم‌ها در

REFERENCES

- Bagheri, S., Davoodi, J., Saboury, A.A. and Salmanian, A.H.** 2012. A mechanistic Insight into Caspase-7 inhibitor by BIR1-2 domain of XIAP and CIAP1. – *J. Iran. Chem. Soc.* 9: 615-623.
- Baker, N.A., Sept, D., Joseph, S., Holst, M.J. and McCammon, J.A.** 2001. Electrostatics of nanosystems: application to microtubules and the ribosome. – *PNAS* 98: 10037-10041.
- Berendsen, H.J.C., Van Der Spoel, D. and Van Drunen, R.** 1995. GROMACS: A message passing parallel molecular dynamic Implementation. – *Comput. Phys. Commun.* 91: 43-56.
- Cai, Q., Sun, H., Peng, Y., Lu, J., Nikolovska-Coleska, Z., Mceachern, D., Liu, L., Qiu, S., Yang, C.Y. and Miller, R.** 2011. A potent and orally active antagonist (SM-406/AT-406) of multiple inhibitor of apoptosis proteins (IAPs) in clinical development for cancer treatment. – *J. Med. Chem.* 54: 2714-2726.
- Carter, B.Z., Milella, M., Tsao, T., Mcqueen, T., Schober, W.D., Hu, W., Dean, N.M., Steelman, L., Mccubrey, J.A. and Andreeff, M.** 2003. Regulation and targeting of antiapoptotic XIAP in acute myeloid leukemia. – *Leukemia* 17: 2081-2089.
- Cornell, W.D., Cieplak, P., Bayly, C.I. and Kollmann, P.A.** 1993. Application of RESP charges to calculate conformational energies, hydrogen bond energies, and free energies of solvation. – *J. Am. Chem. Soc.* 115: 9620-9631.
- Cossu, F., Mastrangelo, E., Milani, M., Sorrentino, G., Lecis, D., Delia, D., Manzoni, L., Seneci, P., Scolastico, C. and Bolognesi, M.** 2008. Designing Smacmimetics as antagonist of XIAP CIAP1 and CIAP2. – *Biochem. Biophys. Res. Commun.* 378: 162-167.
- Flygare, J.A., Beresini, M., Budha, N., Chan, H., Chan, I., Cheeti, S., Cohen, F., Deshayes, K., Doerner, K. and Eckhardt, G.** 2012. Discovery of a potent small molecule antagonist of inhibitor of apoptosis (IAP) proteins and clinical Candidate for the treatment of cancer (GDC-0152). – *J. Med. Chem.* 55: 4101-4113.
- Frisch, M.J., Trucks, G.W., Schlegel, H.B., Scuseria, G.E., Robb, M.A., Cheeseman, J.R., Zakrzewski, V.G., Montgomery, J.A. and Pople, J.A.** 1998. – *Gaussian 98 Gaussian, Inc., Pittsburgh, PA.*
- Fulda, S., Wick, W., Weller, M. and Debatin, K.M.** 2002. Smac agonists sensitize for Apo2L/TRAIL- or anticancer drug-induced apoptosis and induce regression of malignant glioma in vivo. – *Nat. Med.* 8: 808-815.
- Genheden, S. and Ryde, U.** 2015. The MM/PBSA and MM/GBSA methods to estimate ligand-binding affinities. – *Expert. Opin. Drug Discov.* 10: 449-461.
- Hess, B., Kutzner, C., Van Der Spoel, D. and Lindahl, E.** 2008. GROMACS 4: Algorithms for highly efficient, load-balanced, and scalable molecular simulation. – *J. Chem. Theory. Comput.* 4: 435-447.
- Huang, Z.** 2002. The chemical biology of apoptosis: Exploring protein-protein interactions and the life and death of cells with small molecules. – *Chem. Biol.* 9: 1059-1072.

به پروتئین SMAC است نشان می‌دهد که بار مثبت در جایگاه دوم و باقی‌مانده هیدروفوب در جایگاه چهارم گرایش پپتید به دومین BIR3 را افزایش می‌دهد. همچنین به نظر می‌رسد برای جایگاه چهارم گروه آروماتیک بهتر از گروه آلیفاتیک باشند زیرا هر سه پپتید قوی به‌دست‌آمده دارای گروه هیدروفوب آروماتیک بودند. در این پژوهش به‌منظور افزایش پایداری پپتیدها در هنگام ورود به بدن و یاخته، به تغییر پپتیدها و غیر طبیعی کردن آنها نیز توجه شد و گروه‌های متیل و اتیل فیل به آلانین ۱ پپتید طبیعی AVPI به‌صورت کووالانسی متصل شد (به ترتیب پپتیدهای ۲ و ۳) و انرژی آنها با سایر پپتیدهای طبیعی مقایسه شد. اگرچه این دو پپتید جزو بهترین پپتیدها نبودند ولی انرژی داکینگ و انرژی MM/PBSA آنها بهتر از پپتید طبیعی (AVPI) بود و از نظر پایداری بیشتر در سلول و هضم نشدن توسط پروتئازهای یاخته نسبت به سایر پپتیدها برتری دارند. پیشنهاد می‌شود که پپتیدهای ۶ و ۸ و ۹ به‌صورت تجربی ساخته شوند و تمایل اتصال آنها به دومین BIR3 عملاً بررسی شود. همچنین با اتصال گروه‌های هیدروفوب آروماتیک به باقی‌مانده چهارم پپتید طبیعی، پپتیدهای جدید دیگری برای مهار دومین BIR3 طراحی و اثر مهارکنندگی آنها به‌صورت نظری و تجربی بررسی شود. همچنین می‌توان اثر پپتیدهای کوچکتر را روی مهار پروتئین BIR3 بررسی کرد. ما امیدواریم که این کار روزنه‌ای برای طراحی بهتر مهارکننده برای دومین BIR3 پروتئین XIAP و درمان سرطان باز کند.

سپاسگزاری

نویسندگان از معاونت پژوهشی دانشگاه شهرکرد و شرکت رایان زیست‌فناوری هرمس برای حمایت و پشتیبانی از این مطالعه قدردانی می‌نمایند.

- Kashkar, H.** 2010. X-linked inhibitor of apoptosis: A chemoresistance factor or a hollow promise. – *Clin. Cancer Res.* 16: 4496-4502.
- Kipp, R.A., Case, M.A., Wist, A.D., Cresson, C.M., Carrell, M., Griner, E., Wiita, A., Albiniak, P.A., Chai, J., Shi, Y., Semmelhack, M.F. and McLendon, G.L.** 2002. Molecular Targeting of Inhibitor of Apoptosis Proteins Based on Small Molecule Mimics of Natural Binding Partners. – *Biochem.* 41: 7344-7349.
- Kollman, P.A., Massova, I., Reyes, C., Kuhn, B., Huo, S., Chong, L., Lee, M., Lee, T., Duan, Y., Wang, W., Donini, O., Cieplak, P., Srinivasan, J., Case, D.A. and Cheatham, T.E.** 2000. Calculating structures and free energies of complex molecules: combining molecular mechanics and continuum models. – *Accounts. Chem. Res.* 33: 889-897.
- Kumari, R., Kumari, R., Anusandhan, B. and Lynn, A.** 2014. G-mmpbsa - A GROMACS tool for high-throughput MM-PBSA calculations. – *J. Chem. Inf. Model.* 54: 1951-1962.
- Li, J.** 2005. Handbook of materials modelling. – Springer Netherlands. pp: 565-588.
- Lindahl, E., Hess, B., Van Buuren, A.R., Apol, E., Meulenhoff, P.J., Tieleman, D.P., Sijbers, A., Feenstra, K.A., Van Drunen, R. and Berendsen, H.J.C.** 2002. Gromacs user manual, version 3.2. University of Groningen: Groningen, Netherlands. pp: 15-27.
- Ling, B., Zhang, R., Wang, Z., Liu, Y. and Liu, C.** 2010. Study on the interactions of smacmimetics with XIAP-BIR3 domain by docking and molecular dynamics simulations. – *J. Theor. Comput. Chem.* 9: 797-812.
- Liu, Z., Sun, C., Olejniczak, E.T., Meadows, R.P., Betz, S.F., Oost, T., Herrmann, J., Wu, J.C. and Fesik, S.W.** 2000. Structural basis for binding of Smac/DIABLO to the XIAP BIR3 domain. – *Nature* 408: 1004-1008.
- Mahnam, K. and Houghoughi, A.** 2014. In silico studies on fingolimod and cladribine binding to p53 gene and its implication in prediction of their carcinogenicity potential. – *Mol. Biochem. Diag. J.* 1: 105-122.
- Mannhold, R., Fulda, S. and Carosati, E.** 2010. IAP antagonists: promising candidates for cancer therapy. – *Drug Discov. Today* 15: 210-219.
- Mcllwain, D.R., Berger, T. and Mak, T.W.** 2015. Caspase functions in cell death and disease. – *Cold Spring Harb. Perspect. Biol.* 7: a026716.
- Morris, G.M., Goodsell, D.S., Halliday, R.S., Huey, R., Hart, W.E., Belew, R.K. and Olson, A.** 1998. Automated docking using a Lamarckian genetic algorithm and an empirical binding free energy function. – *J. Comput. Chem.* 19: 1639-1662.
- Morris, G.M., Huey, R., Lindstrom, W., Sanner, M., Belew, R., Goodsel, D. and Olson, A.** 2009. Autodock4 and autodocktools4: automated docking with selective receptor flexibility. – *J. Comput. Chem.* 30: 2785-2791.
- Seiter, M.A., Salcher, S., Rupp, M., Hagenbachner, J., Kiechl-Kohlendorfer, U., Mortier, J., Wolber, G., Rolling, J.M., Opexer, P. and Ausserlechner, M.J.** 2014. Discovery of sanggenon G as a small-molecular weight inhibitor of X-linked inhibitor of apoptosis protein XIAP. – *FEBS Open. Bio.* 4: 659-671.
- Sousa da silva, A.W. and Vranken, W.F.** 2012. ACPYPE- antechamber python parser interface. – *BMC. Res. Notes.* 5: 367-374.
- Sun, C., Cai, M., Meadows, R.P., Xu, N., Gunasekera, A.H., Herrmann, J., Wu, J.C. and Fesik, S.W.** 2000. NMR structure and mutagenesis of the third bir domain of the inhibitor of apoptosis protein XIAP. – *J. Biol. Chem.* 275: 33777-33781.
- Van Der Spoel, D., Lindahl, E., Hess, B., Groenhof, G., Mark, A.E. and Berendsen, H.J.C.** 2005. GROMACS: fast, flexible, and free. – *J. Comput. Chem.* 26: 1701-1718.
- Wallace, A.C., Laskowski, R.A. and Thornton, J.M.** 1995. LIGPLOT: a program to generate schematic diagrams of protein-ligand interactions. – *Protein Eng.* 8: 127-134.
- Wu, G., Chai, J., Suber, T.L., Wu, J.W., Du, C., Wang, X. and Shi, Y.** 2000. Structural basis of IAP recognition by Smac/DIABLO. – *Nature* 408: 1008-12.
- Wu, H., Che, X., Zheng, Q., Wu, A., Pan, K., Shao, A., Wu, Q., Zhang, J. and Hong, Y.** 2014. Caspases: a molecular switch node in the crosstalk between autophagy and apoptosis. – *Int. J. Biol. Sci.* 10: 1072-1083.
- Yang, C.Y., Sun, H., Chen, J., Nikolovska-Coleska, Z. and Wang, S.** 2009. Importance of ligand reorganization free energy in protein-ligand binding-affinity prediction. – *J. Am. Chem. Soc.* 131: 13709-13721.

How to cite this article:

Mirahmadi-Babahaidary, F. and Mahnam, K. 2018. Designing a new tetrapeptide to inhibit the BIR3 domain of the XIAP protein via molecular dynamics simulations. – *Nova Biologica Rep.* 2018: 168-182.

میراحمدی باباحیدری، ف. و مهنام، ک. ۱۳۹۷. طراحی یک پپتید چهار اسیدآمینهای نوین برای مهار دومین BIR3 پروتئین XIAP به وسیله شبیه‌سازی دینامیک مولکولی. – یافته‌های نوین در علوم زیستی ۱۳۹۷: ۱۶۸-۱۸۲.

