



## دراسة مقارنة لفعالية بروتينات حليب الابل العراقية ضد اربعة انواع من الخلايا السرطانية

سامي عوض محمد      محمد قيس العاني

كلية العلوم – جامعة الانبار

### معلومات البحث:

تاريخ التسليم: ٢٠١٣/٠٠/٠٠  
تاريخ القبول: ٢٠١٤/٥/٦  
تاريخ النشر: ٢٠١٧ /٥/ ٣

DOI: 10.37652/juaps.2015.124506

### الكلمات المفتاحية:

بروتينات،

حليب الابل،

خلايا سرطانية،

MTT،

HSC.

### الخلاصة:

هدفت الدراسة الحالية الى اجراء مقارنة لتاثير بروتينات الحليب على المحتوى الدقيق للخلايا السرطانية تم اجراء اختبار High Screening Content (HSC) باعتماد بروتينات الكازئين والشرش المعزول من حليب الابل العراقية كمادة مضادة لخلايا السرطان البشري Human Lung Adenocarcinoma (A549)، ومن اجل تقييم الكفاءة التثبيطية لبروتين الكازئين والشرش ضد انواع مختلفة فقد استعملت اربعة انواع من الخلايا السرطانية HepG2، PC3، MCF7، A549 وتم تحديد نسبة بقاء الخلايا الحية بطريقة اختبار MTT. اظهرت نتائج الدراسة امتلاك حليب الابل لفعالية تثبيطية متباينة تجاه محتوى الخلايا السرطانية الاربعة MCF-7، PC3، A549، HepG2. وعند دراسة التركيز المثبط لنصف الخلايا المدروسة IC50 تجاه هذه الخلايا وجد انه كان اكثر فعالية تجاه الخلايا (A549) ثم (MCF-7) ثم (HepG2) ثم (PC3) لبروتينات الشرش. والتركيز المثبط لنصف الخلايا المدروسة لبروتين الكازئين كان اكثر فعالية عند الخلايا (HepG2) ثم (PC3) ثم (MCF-7) ثم (A549). اظهر نتائج اختبار المحتوى الخلوي الدقيق (HSC) الذي اظهرته بروتينات حليب الابل ضد الاجزاء الخلوية باستعمال مجهر الفلورسنت Fluorescence microscope حدوث انخفاض في عدد الخلايا السرطانية المستخدمة من نوع Human Lung Adenocarcinoma (A549) مع حدوث تغيرات مظهرية في شكل وحجم الميتوكوندريا والانوية مع حدوث تنشيط ملحوظ في Cytochrome C بفعل المعاملة ببروتين الكازئين والشرش في حليب الابل العراقية وهذا ما يشير السمية الموجودة في هذه البروتينات تجاه الخلايا السرطانية عند مقارنتها مع الخلايا غير المعاملة وخلايا السيطرة الموجبة. اظهرت نتائج معاملة خلايا (A549) بتركيز من بروتين الكازئين فعالية تباينت حسب التركيز المستخدم وتبعاً للجزء الذي تآثر بهذه الفعالية فوجد ان تركيز ٦.٢٥ مايكروغرام/مل من بروتين الكازئين قد اعطى فعالية تجاه المادة النووية الكلية Total Nuclear Intensity ويبلها التركيز ٢٥ مايكروغرام/مل ثم التركيز ١٢.٥ مايكروغرام/مل ثم التركيز ٥٠ مايكروغرام/مل ثم التركيز ١٠٠ مايكروغرام/مل. في حين ان التركيز ١٠٠ مايكروغرام/مل من الكازئين اعطى اعلى فعالية تجاه التركيز (٢٥، ١٢.٥، ٦.٢٥، ٥٠) مايكروغرام/مل. في حين ان التركيز ١٠٠ مايكروغرام/مل من الكازئين اعطى اعلى فعالية تجاه Cytochrom C ثم التراكي (١٥٠، ٢٥، ١٢.٥، ٦.٢٥) مايكروغرام/مل، والتركيز ٦.٢٥ مايكروغرام/مل من الكازئين اعطى اعلى فعالية تجاه غشاء الميتوكوندريا Mitochondrial Membrane Potential ثم التراكي (١٢.٥، ٢٥، ٥٠، ١٠٠) مايكروغرام/مل. اظهرت نتائج معاملة الخلايا (A549) بتركيز من بروتين الشرش فعالية تباينت تبعاً للتركيز والجزء الذي تآثر بهذه الفعالية فوجد ان تركيز ٦.٢٥ مايكروغرام/مل من بروتين الكازئين قد اعطى فعالية تجاه المادة النووية الكلية Total Nuclear Intensity ثم التراكي (١٢.٥، ٢٥، ١٠٠، ٥٠) مايكروغرام/مل، والتركيز ٦.٢٥ مايكروغرام/مل اعطى اعلى فعالية تجاه غشاء الخلوي Cell Membrane Permeability ثم التركيز (١٢.٥، ٢٥، ٥٠، ١٠٠) مايكروغرام/مل، والتركيز ٦.٢٥ مايكروغرام/مل اعطى اعلى فعالية تجاه غشاء الميتوكوندريا Mitochondrial Membrane Potential ثم التراكي (١٠٠، ٥٠، ١٢.٥، ٦.٢٥) مايكروغرام/مل. تم تحديد نسبة بقاء الخلايا حية بطريقة اختبار MTT اذ تم استخدام اربعة انواع من الخلايا السرطانية المدروسة لاطهار التاثير السام لبروتينات الكازئين والشرش اتجاهاها. كان التاثير متبايناً تبعاً لنوع الخلايا السرطانية المستخدمة والتراكيز المستخدمة، اظهرت النتائج ان التركيز (2.0) مايكروغرام/مل املاك اعلى فعالية تجاه الخلايا السرطانية الاربعة بينما اعطى التركيز (0.5) مايكروغرام/مل اقل فعالية تجاه الخلايا السرطانية وكانت نسبة بقاء الخلايا الحية الاعلى عنده. وكانت العلاقة عكسية ما بين التراكي ونسبة بقاء الخلايا المستخدمة. اظهرت الدراسة الحالية ان السمية الخلوية لبروتينات الشرش المعزول من حليب الابل العراقية تجاه الخلايا الاربعة المدروسة وجود تاثير قاتل للخلايا السرطانية المستخدمة وكذلك اعتماداً على التراكي المستخدمة حيث نلاحظ ان نسبة بقاء الخلايا الحية كانت الاعلى عند التركيز (0.5) مايكروغرام/مل وكانت الفعالية الاعلى تجاه هذه الخلايا الحية عند التركيز (2.0) مايكروغرام/مل أي ان العلاقة كانت عكسية ما بين التركيز ونسبة بقاء الخلايا الحية.

## المقدمة:

بالازدياد ليصل الى تسعة ملايين شخص سنوياً بحلول عام ٢٠١٥ و ١٢ مليون سنوياً عام ٢٠٣٠، وتشير الاحصائيات المحلية الى ان مرض السرطان يأتي بالمرتبة الاولى في العراق في السنوات العشر الاخيرة بسبب ظروف الحرب التدميرية التي استخدمت خلالها انواع الاسلحة المسببة للسرطان (١٤).

لقد اثبتت الدراسات العلمية الحديثة ان حليب الابل العربية (ذات السنام الواحد) يمتلك اجساماً مضادة تدعى الاجسام المضادة النانوية (Nano antibody) واختصاراً (Nanobodies) لها القدرة العالية على مهاجمة مسببات المرضية المختلفة وتركزت البحوث الحديثة على امكانية استخدام هذه الاجسام المضادة النانوية في تثبيط وقتل الخلايا السرطانية كخطوة جديدة لاستعمال المواد الطبيعية لمضادات السرطانات المختلفة التي تصيب البشر (15).

وتتركب هذه الاجسام الصغيرة من سلاسل قصيرة من الاحماض الامينية وشكلها على حرف (V) وسماها العلماء الاجسام المضادة الناقصة، ولا توجد هذه الا في حليب الابل العربية، زيادة على وجود الاجسام المضادة الاخرى الموجودة في الانسان وبقية الحيوانات الثديية فيها ايضا والتي على شكل حرف (Y)، وأن حجم هذه الاجسام المضادة هو عشر حجم المضادات العادية واكثر رشاقة من الناحية الكيميائية وقادره على ان تلتحم بأهدافها وتدمرها بنفس قدرة الاضداد العادية، وتمر بسهولة عبر الاغشية الخلوية وتصل لكل خلايا الجسم، وتمتاز هذه الاجسام النانوية بأنها اكثر ثباتاً في مقاومة درجة الحرارة ولتغير الاس الهيدروجيني تغيراً متطرفاً، وتحتفظ بفعاليتها اثناء مرورها بالمعدة والامعاء بعكس الاجسام المضادة العادية التي تتلف بالتغيرات الحرارية وبأنزيمات الجهاز الهضمي، مما يعزز من آفاق ظهور حبات دواء تحتوي اجساماً نانوية

يواجه الطب العديد من المشكلات ولعل السرطان واحدة من ابرزها الذي لايزال يشكل تحدياً كبيراً للطب المعاصر (١،٢)، ويعد مرض السرطان واحداً من اهم واخطر الامراض التي تنتهي بالموت ويعد ثاني مسبب للموت بعد امراض القلب (CHD) Coronary Heart Disease في العالم (3)، على الرغم من التقدم في فهم طبيعة السرطان، وضعت العديد من الطرق العلاجية المضادة للسرطان التي تعتمد على الجراحة، والعلاج الكيميائي، العلاج الإشعاعي، العلاج الهرموني، ومؤخراً المناعي (٤) وعلى الرغم من فعالية العلاج الكيميائي، أظهرت الأدوية الموجودة آثار جانبية خطيرة على الانسان ومن هذه العلاجات، باكليتاكسيل، دوكسوروبيسين (٥،٦،٧) و سيكلوفوسفاميد (٨). وقد أجريت العديد من الدراسات للحد من الآثار الجانبية بعد العلاج الكيميائي باستخدام طرائق مختلفة من هذه الطرائق هو السعي للحصول عقاقير جديدة مع آثار جانبية أقل (7,9,10). ومع ذلك، وكلها لا تزال بعيدة كل البعد عن العلاج المثالي، بحيث تقتل بشكل انتقائي الخلايا الخبيثة وتجنب الأنسجة السليمة العادية (١١،١٢).

أن نسبة امراض السرطان في أمريكا تصل إلى ١:٤ بمعنى أنه مقابل كل أربعة أشخاص يوافق شخص واحد مريض، وهي نسبة لا شك عالية في دولة متقدمة مثل أمريكا (13).

\* Corresponding author at: University of Anbar - College of Science. E-mail address :

واكثر الوفيات التي حدثت في الاعوام الاخيرة سجلت في الدول الفقيرة ذات الدخل المتوسط والمنخفض وان انتشار مرض السرطان مستمر

وفيتامين C وB2 في حليب الابل والتي تعمل على تحفيز الانزيمات المضادة للاكسدة داخل الجسم يقلل من الاصابة بالسرطان لمستهلك حليب الابل، كما ان احتواء حليب الابل على تراكيز عالية من فيتامين C وهو مضاد قوي للاكسدة ضد الجذور الحرة المسببة للسرطان (27)، وكذلك احتواءه على تراكيز عالية من مادة Antigentoxic والتي تعمل Anticytotoxic تقلل من الاصابة بالاورام السرطانية (28)، وأشارت الدراسات التي اجريت على حليب الابل الى ان تأثير Anticytotoxic و antigenotoxic يرجع الى وجود بروتينات الكازئين والزنك ولاكتوفيرتين وفيتامين C(29,30,31,32). وأن هذه البروتينات منعت نمو الخلايا السرطانية لكل من (المخ، القولون، الكبد، عنق الرحم) وذلك في المزارع الخلوية، وأثبتت ايضا منعها لنمو خلايا سرطان الرئة المأخوذة من الإنسان وخلايا سرطان الدم المأخوذة من الفأر في المزارع الخلوية، كما حاربت انتشار السرطان في حيوانات التجارب (الفئران) المسرطنة بسرطان الدم، وعند استحداث نموذجاً جراحياً وهي عبارة عن حيوانات تجارب مسرطنة زرعت فيها أجزاء صغيرة من أنسجة سرطانية بشرية تم استئصالها من مريض مصاب بسرطان الجلد وذلك لأن التجارب التي تجرى داخل جسم الكائن الحي In vivo تعزز وتؤكد التأثير العلاجي لحليب الابل وأجريت دراسة الموت المبرمج للخلايا السرطانية (Apoptosis) في المزارع الخلوية باستخدام اختبار الـ MTT، وكل تلك التجارب أثبتت فعالية حليب الابل في محاربة السرطان (33) وأكدت البحوث فعاليته في منع حدوث السرطانات المختلفة في الحيوانات المختبرية والإنسان بسبب قدرته على منع تكوين مركبات "النتروسامينات" في الجسم المسؤولة على إحداث السرطانات. كما أنه يعتبر حليب الابل مادة مضادة للأكسدة، الأمر الذي يساعد في حماية أنسجة الجسم

لعلاج مرض سرطان القولون. وقد تركزت الابحاث العلمية على هذه الاجسام المضادة في علاج الاورام على حيوانات التجارب وعلى الانسان وأثبتت فاعليتها في القضاء على الاورام السرطانية إذ تلتصق بكفاءة عالية بجوار الخلية السرطانية وتدمرها ونجحت بعض الشركات المهمة الخاصة بأبحاث التكنولوجيا الحيوية الخاصة في بريطانيا وأمريكا في انتاج دواء على هيئة اقراص مكون من مضادات شبيهة بالموجودة في حليب الابل لعلاج السرطان والامراض المزمنة العديدة والتهابات البكتيرية والفيروسية(١٦).

ويعد حليب الابل من المواد الطبيعية التي تمتلك العديد من العناصر ذات الفعالية المضادة للخلايا الحية (17)، و يمتاز بعدم تأثيره في الخلايا الطبيعية داخل الجسم (18)، وقد أشارت العديد من التقارير الأخيرة أن العديد من الأدوية المضادة للسرطان تعمل من خلال استحداث موت الخلايا المبرمج لمنع الورم (19)، ويستخدم حليب الابل في دراسة التأثيرات الوقائية ضد التعرض للمواد الكيميائية (20). يحتوي الحليب بشكل عام على العديد من العناصر الوقائية ضد السرطان وأهمها اللاكتوفيرين، أذ أثبتت الدراسات دوره المهم في الحد من بعض أنواع السرطانات في الفئران ومنها سرطان القولون(٢٢،٢١)

يحتوي حليب الابل على بروتينات تمتلك وظائف عديدة من هذه الوظائف انها مضادة للاكسدة (antioxidant) (٢٣)، ومضاد للسرطن (Anticancer) (24,25)، وهذا ما اوضحه (٢٦) في دراسته على فعالية بروتينات حليب الابل ضد الخلايا السرطانية بسبب احتواء هذه البروتينات على مواد مضادة للاكسدة والتي تعمل على ازالة التأثير الضار للجذور الحرة (Free Radicalis) وبالتالي منع حدوث الورم السرطاني، او ازدياد الخلايا السرطانية، ووجود عناصر المغنيسيوم والزنك

استهدف البحث تحديد الفعالية المضادة للخلايا السرطانية المختلفة التي تمتلكها بروتينات حليب الابل العراقية بعد تثقيتها.

#### طرائق العمل:

تم جمع نماذج الحليب من ٥٠ ناقة مرضعة من منطقة الرطبة - محافظة الانبار- غرب العراق بواقع ٢ لتر/ ناقة للمدة من ٢٠١٣/٤/١ ولغاية ٢٠١٣/٦/١ وتم نقل الحليب في حاويات معقمة تحت ظروف مبردة لإجراء الاختبارات اللاحقة. ونفذ جميع خطوات في جامعة العلوم الماليزية خلال المدة من ٢٠١٣/٦/١ لغاية ٢٠١٣/٩/١.

#### دراسة القدرة التثبيطية لبروتينات الحليب ضد الخلايا السرطانية (MTT) :

تم استعمال الطقم المجهز من شركة Sigm-Aldrich المرقم Stock No. Tox-1 وحسب (43).

#### دراسة المحتوى الدقيق للخلايا السرطانية (HSC) :

استخدمت العدة المجهزة من شركة Thermo Scientific الامريكية لإجراء اختبار HSC والخاصة باختبار دراسة المحتوى الدقيق للخلايا (المعاملة بالمواد الطبيعية او الكيميائية) وتحديد تأثير السمية تجاه الخلايا قيد الدراسة (Collomics Mutiparameter Cytotoxicity). (٤٤).

#### النتائج والمناقشة:

#### تحديد التركيز المثبط (نصف الخلايا المدروسة IC50) :

يوضح الجدول رقم ١ نتائج التثبيط القاتل للبروتينات المعزولة من حليب الابل العراقية لنصف الخلايا تجاه الخلايا السرطانية الأربعة Human prostate cancer cells,(MCF7)Brest cancer cells Human lung adenocarcinoma epithelial cells,(PC3)

المختلفة من التلف، ومما يقلل إصابة الإنسان بالاورام السرطانية المختلفة (٣٤). وأشارت الدراسات الى قدرة حليب الابل على تثبيط الجينات المحفزة للسرطان على البروتينين مستوى والحامض النووي الرايبوزي (RNA)، وكذلك مقدرته على تنشيط احد الجينات المضادة للسرطان في خلايا الكبد، وخلايا سرطان الثدي الانسانية المزروعة اظهرت ايضا قدرة حليب الابل على احداث الموت المبرمج للخلايا السرطانية عن طريق تحفيز فعالية معيار (كاسبس ٣) وزيادة التعبير الجيني لمستقبلات الموت (٣٥).

ورغم قلة الدراسات التي اجريت حول استخدام بروتين الكازئين في حليب الابل كمثبط للخلايا السرطانية في العقود الماضية (36,37)، تزايد اهتمام الباحثين في الوقت الحاضر بدراسة اهمية استخدام بروتينات الكازئين بشكل منفرد للاغراض الطبية إذ تم استخدامه كعلاج للكثير من الامراض بصوره عامه وقد استخدم في تثبيط انواع الخلايا السرطانية (38)، وأشارت الابحاث الى انه يعمل على تثبيط نمو العديد من انواع الخلايا السرطانية وتنظيم الموت الخلوي المبرمج (Apoptosis) للخلايا المختلفة (39)، وتقلل بروتينات الكازئين من نمو الخلايا السرطانية عامه بمقدار خمسة مرات عن بقية بروتينات الحليب كما انه يثبط ظاهرة الانبثاث Metastasis في سرطان الثدي، وبمقدار عشر مرات في الخلايا الجذعية السرطانية (40) وذكرت الدراسات ان لبروتينات الكازئين الموجودة في حليب الابل العراقية فعالية في تثبيط اربعة انواع من الخلايا السرطانية خارج الجسم (In vivo) وهي (A549)، (MCF7)، (PC3)، (HepG2) (٤١،٤٢) ووجد ان لهذا البروتين فعالية تعزيزية للمركب Cisplatin المستخدم في علاج امراض السرطان (٢٨).

يتضح من الصورة رقم (1) حدوث انخفاض في عدد الخلايا السرطانية المستخدمة من نوع Human Lung Adenocarcinoma (A549)، مع حدوث تغيرات مظهرية في شكل وحجم المايوتوكونديريا والانوية مع حدوث تنشيط ملحوظ في Cytochrome C بفعل المعاملة ببروتين كازاين حليب الابل العراقية وهذا يشير بوضوح الى امتلاك كازاين حليب الابل العراقية فعالية سمية مضادة لخلايا السرطانية تبدو واضحة من ملاحظة الاختلافات التي شوهدت عند مقارنتها مع الخلايا غير المعاملة وخلايا السيطرة الموجبة بما يؤكد إمكانية استخدام بروتين الكازاين الموجودة في حليب الابل لتنشيط الخلايا السرطانية وهذا ما تم تأكيده في التجارب اللاحقة لهذه الدراسة. وتوضح الاشكال (1,2,3,4) السمية الخلوية لبروتين الكازاين المعزول من حليب الابل العراقية ضد الخلايا السرطانية من نوع Human Lung Adenocarcinoma (A549)، باستعمال تقنية (High Screening Content HSC) ويظهر من الشكل ان الفعالية التي اظهرها بروتين الكازاين تباينت تبعاً للتركيز المستخدم وكذلك تبعاً للجزء الذي تأثر بهذه الفعالية فنجد ان تركيز 6.25 مايكروغرام /مل من بروتين الكازاين اعطى اعلى تأثير تجاه المادة النووية الكلية (Total nuclear intensity) والتركيز (25، 12.5، 100، 50) مايكروغرام/مل اعطت فعالية أتجاه المادة النووية حسب ترتيبها. في حين ان تركيز 100 مايكروغرام/مل كازاين اعطى اعلى فعالية أتجاه نفاذية الغشاء الخلوي (cell membrane permeability) والتركيز (25، 12.5، 6.25، 50) مايكروغرام /مل اعطت فعالية أتجاه نفاذية الغشاء الخلوي حسب ترتيبها، وتركيز 100 مايكروغرام/مل كازاين اعطى اعلى فعالية تجاه cytochrome (C) والتركيز (50، 25، 12.5، 6.25)

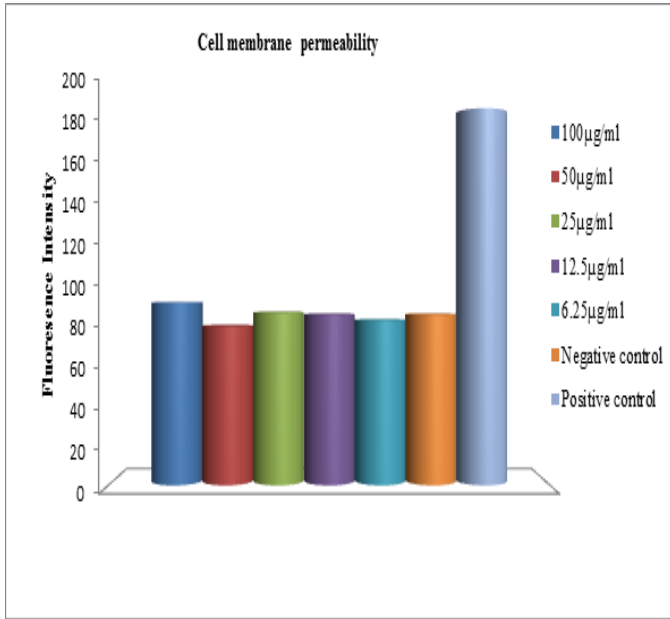
(A549) Liver hepatocellular carcinoma cells، (Hep.G2) الخاضعة للدراسة اذ بلغ تركيز المثبط لبروتينات الكازاين تجاه خلايا MCF7 (63.24)، PC3 (56.17)، A549 (68.43)، Hepg2 (59.24)، بينما بلغ تركيز المثبط لبروتينات الشرش تجاه الخلايا الأربعة MCF7 (29.54)، PC3 (31.64)، A549 (28.12)، Hepg2 (36.90).

جدول رقم (1) : التركيز المثبط القاتل لنصف الخلايا السرطانية المدروسة (Hep.G2،A549،PC3،MCF7).

المادة	Hep.G2	A549	PC3	MCF7
الكازاين	59.24	68.43	56.17	63.24
الشرش	36.90	28.12	31.64	29.54

#### اختبار المحتوى الخلوي الدقيق ( High Screening Content ) (HSC):

توضح الصورة رقم (1) نتائج اختبار المحتوى الخلوي الدقيق (High Screening Content HSC) الذي تظهره بروتينات حليب الابل العراقية الكازاين والشرش ضد الاجزاء الخلوية باستعمال مجهر الفلورسنت (Fluorescence Microscope) وهي من التقنيات الحديثة المستعملة في بحوث علوم الحياة والعلوم الصيدلانية وتستعمل لغرض تحديد القدرة التنشيطية والعلاجية لجزيئات حيوية كالبروتينات والاحماض النووية والبيبتيدات والجزيئات الحيوية الأخرى من خلال تحديد قدرتها على احداث التبدلات المظهرية في الخلايا المدروسة (45) وتشمل التبدلات المظهرية زيادة او نقص في انتاج بروتين معين او ان يكون تغيرا في مظهر وتكوين عضيات خلوية معينة نتيجة معاملتها بمادة حيوية مقترحة (46).



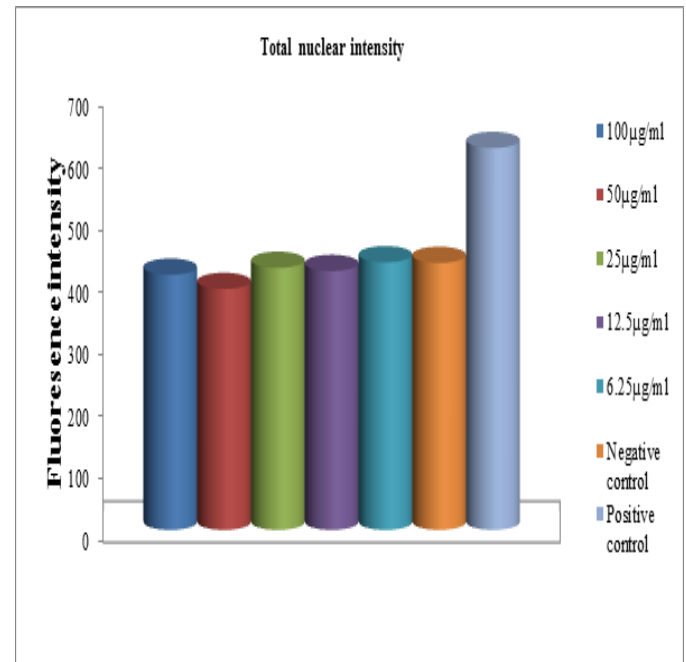
شكل ٢: السمية الخلوية لبروتين الكازئين المعزول من حليب الابل العراقية ضد cell membrane permeability في الخلايا السرطانية من نوع Human Lung Adenocarcinoma A549 باستعمال تقنية High Screening Content

بلغت السمية الخلوية بدلالة الشدة الضوئية الفلورسينية عند التركيز ١٠٠ مايكروغرام/مل بمعدل ٩٣ والتركيز ٥٠ مايكروغرام/مل بمعدل ٨١ والتركيز ٢٥ مايكروغرام/مل ٨٧ والتركيز ١٢.٥ مايكروغرام/مل بمعدل ٨٦ والتركيز ٦.٢٥ مايكروغرام/مل بمعدل ٨٢.٥. بلغت السمية الخلوية بدلالة الشدة الضوئية الفلورسينية عند التركيز ١٠٠ مايكروغرام/مل بمعدل ٥٥٠ والتركيز ٥٠ مايكروغرام/مل بمعدل ٥٠٧ والتركيز ٢٥ مايكروغرام/مل ٤٢٨ والتركيز ١٢.٥ مايكروغرام/مل بمعدل ٣٥٧ والتركيز ٦.٢٥ مايكروغرام/مل بمعدل ٣٤٦.

بلغت السمية الخلوية بدلالة الشدة الضوئية الفلورسينية عند التركيز ١٠٠ مايكروغرام/مل بمعدل ٢١٣ والتركيز ٥٠ مايكروغرام/مل بمعدل ٢١٠ والتركيز ٢٥ مايكروغرام/مل ١٦٩ والتركيز ١٢.٥ مايكروغرام/مل بمعدل ١٣١ والتركيز ٦.٢٥ مايكروغرام/مل بمعدل ١١٢.

مايكروغرام/مل اعطت فعالية اتجاه cytochrome (C) حسب ترتيبها، والتركيز 6.25 مايكروغرام/مل كازئين اعطى اعلى فعالية ضد غشاء الماييتوكوندريا (mitochondrial membrane potential). وكانت التراكيز (100, 50, 25, 12.5) مايكروغرام/مل اعطت فعالية ضد غشاء الماييتوكوندريا (mitochondrial membrane potential) وحسب ترتيبها.

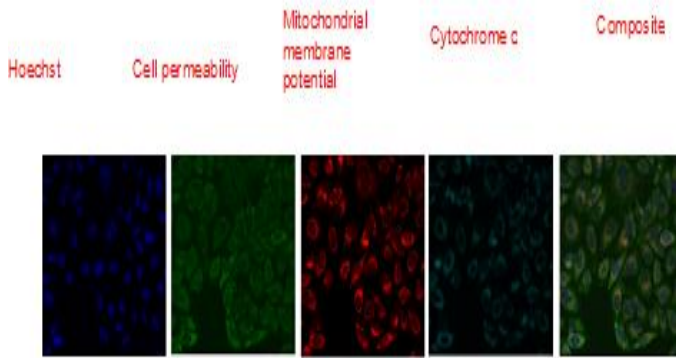
بلغت السمية الخلوية بدلالة الشدة الضوئية الفلورسينية عند التركيز ١٠٠ مايكروغرام/مل بمعدل ٤١٠ والتركيز ٥٠ مايكروغرام/مل بمعدل ٣٨٠ والتركيز ٢٥ مايكروغرام/مل ٤٢٠ والتركيز ١٢.٥ مايكروغرام/مل بمعدل ٤١٥ والتركيز ٦.٢٥ مايكروغرام/مل بمعدل ٤٣٠.



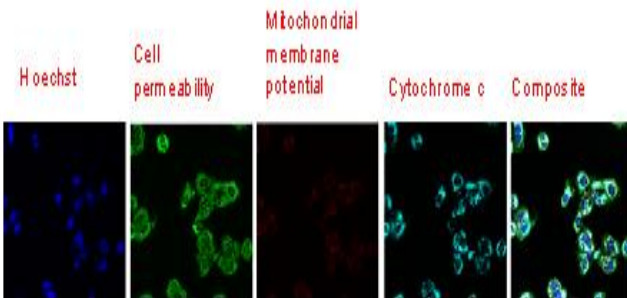
شكل ١: السمية الخلوية لبروتين الكازئين المعزول من حليب الابل العراقية ضد Total nuclear intensity في الخلايا السرطانية من نوع Human Lung Adenocarcinoma A549 باستعمال تقنية High Screening Content.



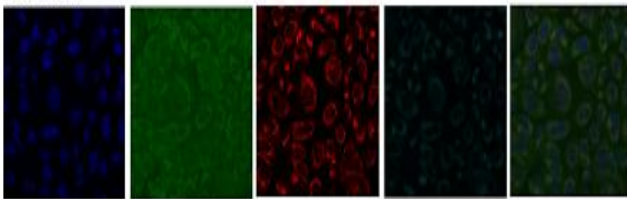
يتضح من الصورة رقم (١) و(٢) حدوث انخفاض في عدد الخلايا السرطانية المستخدمة من نوع Human Lung Adenocarcinoma (A549) مع حدوث تغيرات مظهرية في شكل وحجم الماييتوكونديريا والانوية مع حدوث تنشيط ملحوظ في Cytochrome C بفعل المعاملة ببروتين الشرش في حليب الابل العراقية.



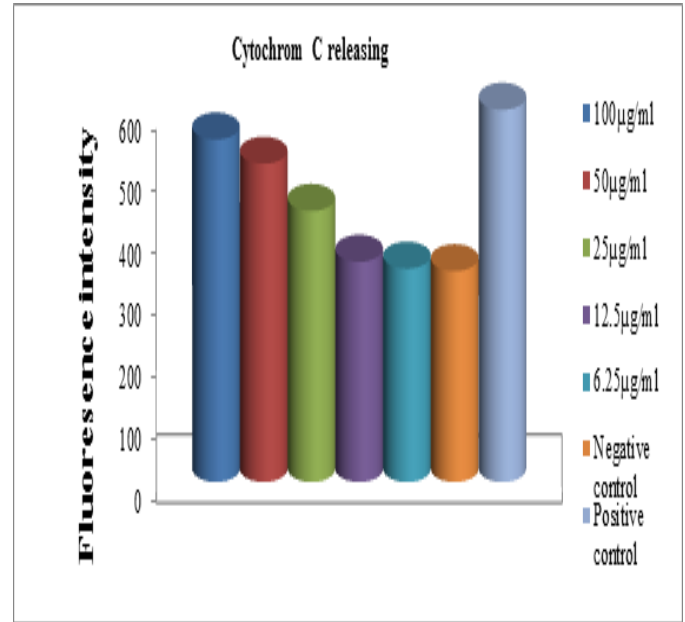
Positive control (5.0 μM paclitaxel)



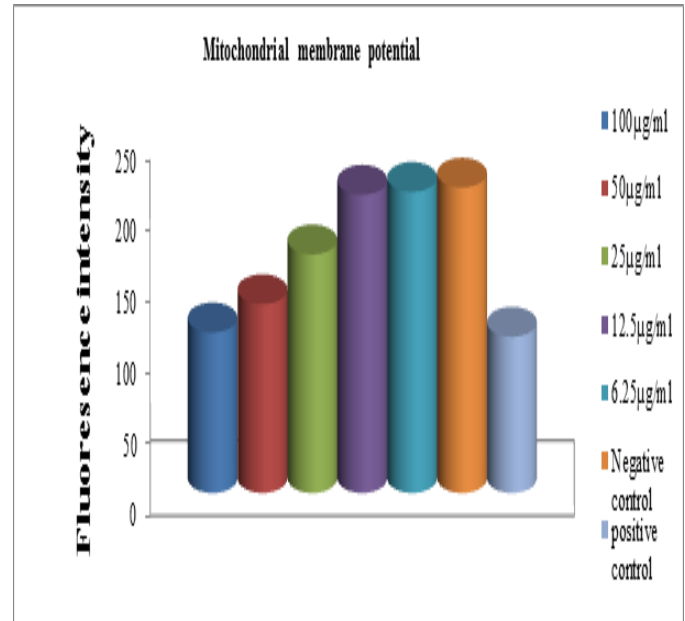
Untreated



صورة ١: نتائج اختبار High Screening Content لخلايا Human Lung Adenocarcinoma A549 المعاملة ببروتين الكازئين المعزول من حليب الابل العراقية باستخدام المجهر الفلورسنت (Flourescent Microscope)



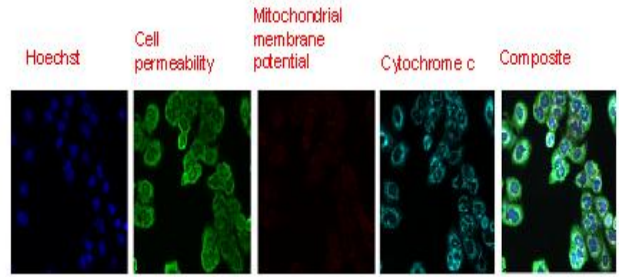
شكل ٣: السمية الخلوية لبروتين الكازئين المعزول من حليب الابل العراقية ضد cytochrome C في الخلايا السرطانية من نوع Human Lung Adenocarcinoma A549 باستعمال تقنية High Screening Content.



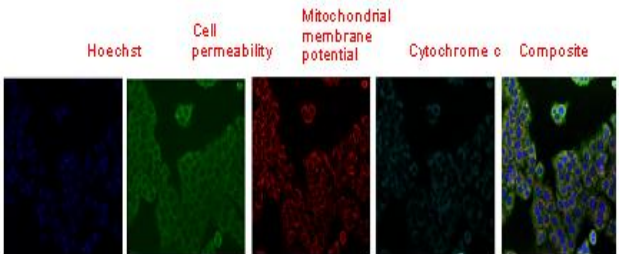
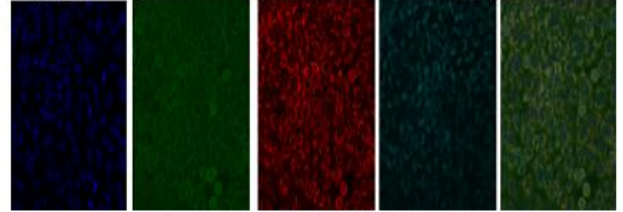
شكل ٤: السمية الخلوية لبروتين الكازئين المعزول من حليب الابل العراقية ضد mitochondrial membrane potential في الخلايا السرطانية من نوع Human Lung Adenocarcinoma A549 باستعمال تقنية High Screening Content.

من بروتين الشرش اعطى اعلى تأثير تجاه المادة النووية Total nuclear intensity والتركيز (12.5، 25، 100، 50) مايكروغرام /مل اعطت فعالية اتجاه المادة النووية حسب ترتيبها. في حين ان تركيز 6.25 مايكروغرام /مل شرش اعطى اعلى فعالية اتجاه نفاذية الغشاء الخلوي (cell membrane permeability) والتركيز (12.5، 25، 100، 50) مايكروغرام /مل اعطت فعالية اتجاه نفاذية الغشاء الخلوي حسب ترتيبها، وتركيز 6.25 مايكروغرام/مل شرش اعطى اعلى فعالية تجاه cytochrome C والتركيز (12.5، 25، 100، 50) اعطت فعالية اتجاه cytochrome C حسب ترتيبها، والتركيز 25 مايكروغرام/مل شرش اعطى اعلى فعالية ضد غشاء المايوتوكونديريا (mitochondrial membrane potential) وكانت التركيز (100، 50، 12.5، 6.25) مايكروغرام /مل اعطت فعالية ضد غشاء المايوتوكونديريا (mitochondrial membrane potential) وحسب ترتيبها.

Positive control (5.0 ?Mpaclitaxel)



Untreated



Channel 1: Hoechst 33342

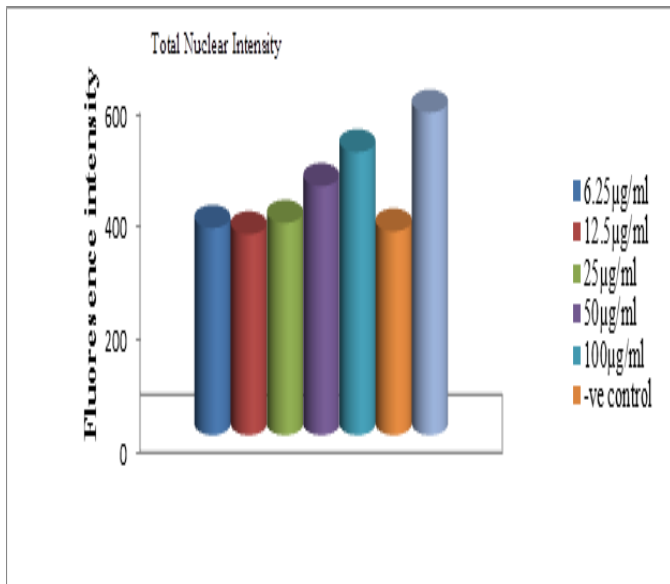
Channel 2: Cell membrane permeability

Channel 3: Mitochondrial membrane potential

Channel 4: Cytochrome c

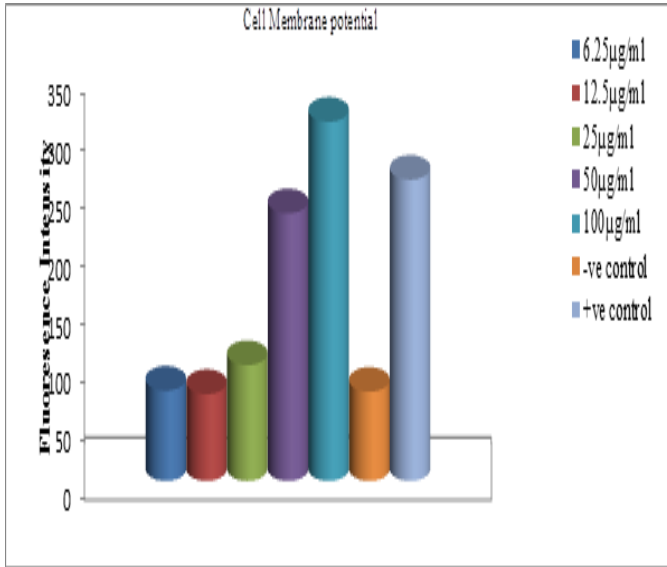
صورة ٢: نتائج اختبار High Screening Content لخلايا Human Lung Adenocarcinoma A549 المعاملة ببروتين الشرش المعزول من حليب الابل العراقية باستخدام المجهر الفلوروسيني (Flourescent) Microscope

وتوضح الاشكال (٥، ٦، ٧، ٨) السمية الخلوية لبروتينات الشرش المعزول من حليب الابل العراقية ضد الخلايا السرطانية من نوع Human Lung Adenocarcinoma (A549)، باستعمال تقنية High Screening Content HSC ويظهر من الشكل ان الفعالية المضادة التي اظهرها بروتين الشرش تباينت تبعاً للتركيز المستخدم وكذلك تبعاً للجزء الذي تأثر بهذه الفعالية فنجد ان تركيز 6.25 مايكروغرام /مل

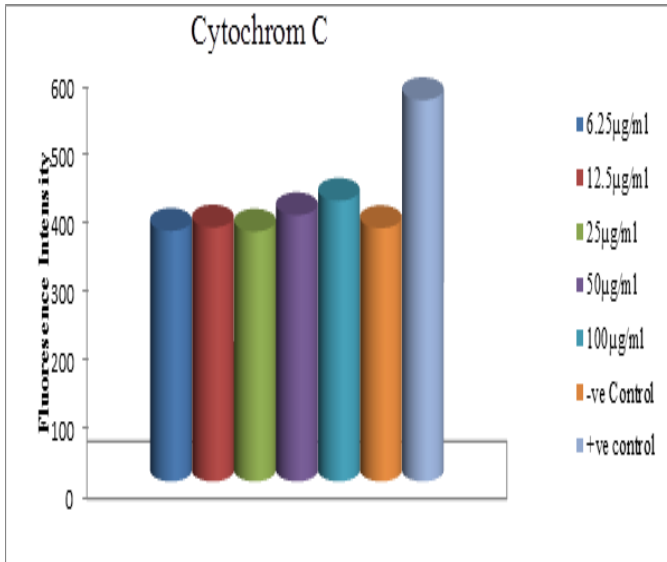


شكل ٥: الفعالية الخلوية لبروتين الشرش المعزول من حليب الابل العراقية ضد Total nuclear intensity في الخلايا السرطانية من نوع Human Lung Adenocarcinoma A549 باستعمال تقنية High Screening Content.





شكل ٦: الفعالية الخلوية لبروتين الشرش المعزول من حليب الابل العراقية ضد cell membrane permeability في الخلايا السرطانية من نوع Human Lung Adenocarcinoma A549 باستعمال تقنية High Screening Content.



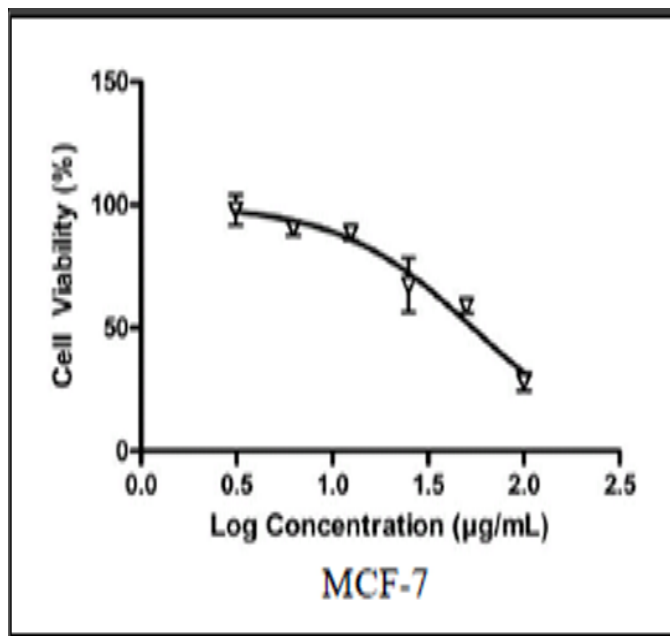
شكل ٧: الفعالية الخلوية لبروتين الشرش المعزول من حليب الابل العراقية ضد cytochrome C في الخلايا السرطانية من نوع Human Lung Adenocarcinoma A549 باستعمال تقنية High Screening Content.

بلغت السمية الخلوية بدلالة الشدة الضوئية الفلورسينية عند التركيز ١٠٠ مايكروغرام/مل بمعدل ٣٩٢ والتركيز ٥٠ مايكروغرام/مل بمعدل ٣٨٤ والتركيز ٢٥ مايكروغرام/مل ٤٠٤ والتركيز ١٢.٥ مايكروغرام/مل بمعدل ٤٥٤ والتركيز ٦.٢٥ مايكروغرام/مل بمعدل ٥٤٠. بلغت السمية الخلوية بدلالة الشدة الضوئية الفلورسينية عند التركيز ١٠٠ مايكروغرام/مل بمعدل ٩٣ والتركيز ٥٠ مايكروغرام/مل بمعدل ٧٧ والتركيز ٢٥ مايكروغرام/مل ١٢٦ والتركيز ١٢.٥ مايكروغرام/مل بمعدل ٢٥٢ والتركيز ٦.٢٥ مايكروغرام/مل بمعدل ٣٣٧. بلغت السمية الخلوية بدلالة الشدة الضوئية الفلورسينية عند التركيز ١٠٠ مايكروغرام/مل بمعدل ٤٠٣ والتركيز ٥٠ مايكروغرام/مل بمعدل ٤٠٧ والتركيز ٢٥ مايكروغرام/مل ٣٩٧ والتركيز ١٢.٥ مايكروغرام/مل بمعدل ٤١٩ والتركيز ٦.٢٥ مايكروغرام/مل بمعدل ٤٢٩.

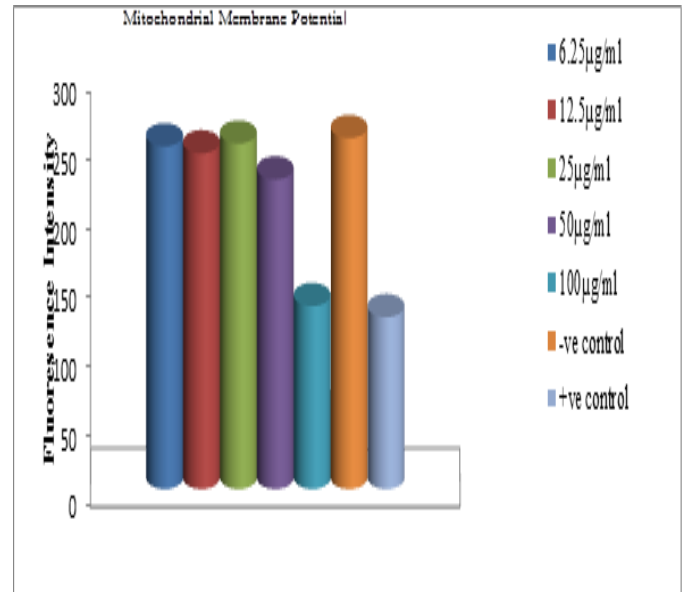
بلغت السمية الخلوية بدلالة الشدة الضوئية الفلورسينية عند التركيز ١٠٠ مايكروغرام/مل بمعدل ٢٦١ والتركيز ٥٠ مايكروغرام/مل بمعدل ٢٥٥ والتركيز ٢٥ مايكروغرام/مل ٢٦٤ والتركيز ١٢.٥ مايكروغرام/مل بمعدل ٢٣١ والتركيز ٦.٢٥ مايكروغرام/مل بمعدل ١٣١.

مختلفة وكان التأثير متباينا تبعا لنوع الخلايا السرطانية المستخدمة وكذلك اعتمادا على التركيزات المستخدمة ونجد ان نسبة بقاء الخلايا السرطانية قيد الدراسة انخفضت مع زيادة تركيز برووتين الكازئين اي وجود علاقة تناسب عكسية بين التركيز ونسبة بقاء الخلايا السرطانية.

تفاوتت نسبة بقاء خلايا MCF-7 تبعا لتركيز برووتين الكازئين المستخدم وبلغت عند التركيز ٠.٥ نسبة بقاء ٩٦% وعند التركيز ١.٠ نسبة بقاء ٧٨% وعند التركيز ١.٥ نسبة بقاء ٥٣% وعند التركيز ٢.٠ نسبة بقاء ٣٧%.



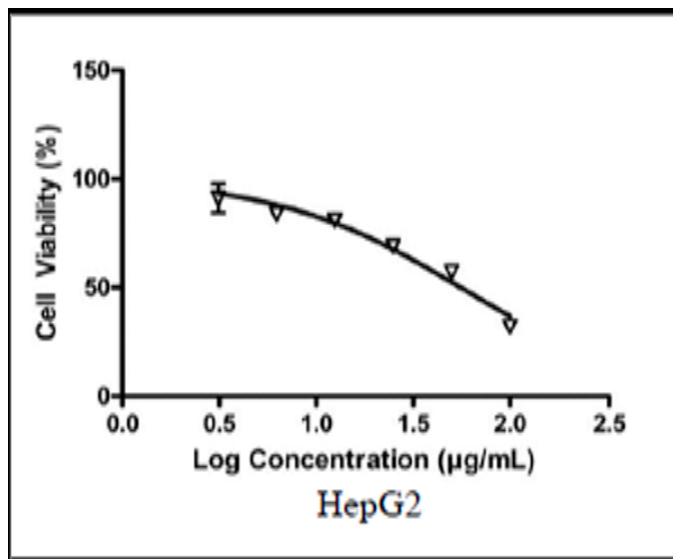
الشكل ٩: نسبة بقاء الخلايا السرطانية، MCF7 (خارج الجسم الحي) المعاملة بتركيزات مختلفة من برووتين الكازئين المنقى من حليب الابل العراقية باستخدام طريقة MTT.



شكل ٨: الفعالية الخلوية لبروتين الشرش المعزول من حليب الابل العراقية ضد mitochondrial membrane potential في الخلايا السرطانية من نوع Human Lung Adenocarcinoma A549 باستعمال تقنية High Screening Content.

ومن اجل تعميق الدراسة في التأثير السمي للخلايا الذي يمتلكه برووتين الكازئين المعزول من حليب الابل العراقية، تم اجراء اختبار MTT الذي يعد طريقة طبقية لقياس فعالية الانزيمات الخلوية القادرة على اختزال صبغة Tetrazolium وتكوين صبغة Formazan التي تتناسب شدتها مع الفعالية الانزيمية التي تمتلكها الخلايا وبالتالي تحديد عدد الخلايا الحية (نسبة البقاء Viability) بعد المعاملة فقد تم استخدام اربعة انواع من الخلايا السرطانية هي لإظهار التأثير السام لخلايا السرطان الأتية: Human Lung Adenocarcinoma (A549) و Human Breast Cancer (MCF7) الذي يمتلكه برووتين كازئين الحليب المعزول من الابل العراقية ويتضح من الاشكال (٩، ١٠، ١١، ١٢) وجود تأثير قاتل للخلايا بفعل المعاملة ببروتين كازئين حليب الابل العراقية بتركيزات

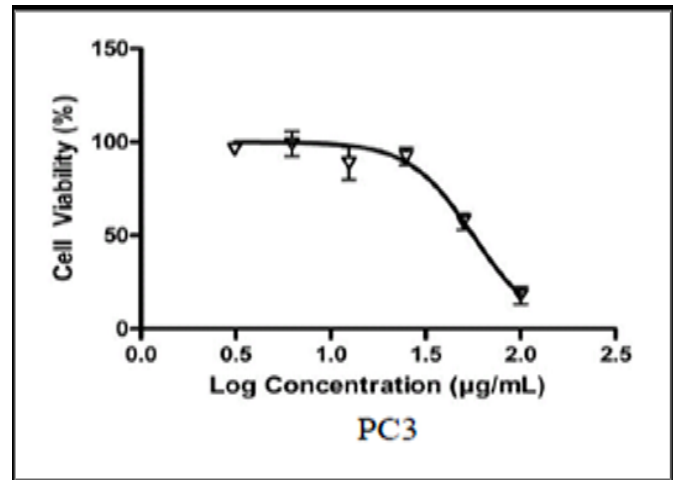
المعاملة بتركيزات مختلفة من بروتين الكازئين المنقى من حليب الابل العراقية باستخدام طريقة MTT.



الشكل ١٢: نسبة بقاء الخلايا السرطانية HepG2 (خارج الجسم الحي) المعاملة بتركيزات مختلفة من بروتين الكازئين المنقى من حليب الابل العراقية باستخدام طريقة MTT.

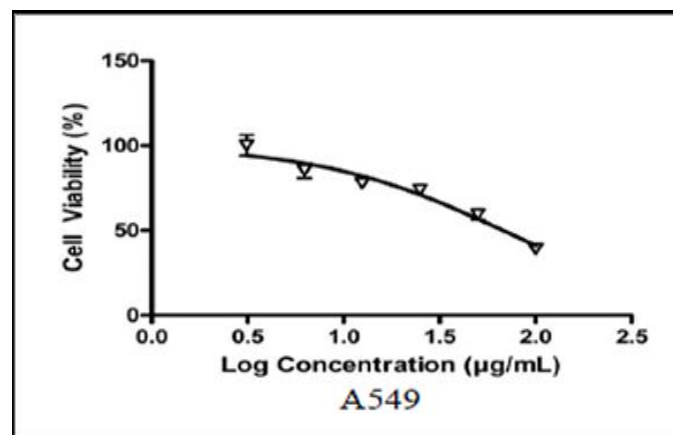
تفاوتت نسبة بقاء خلايا HepG2 تبعاً لتركيز بروتين الكازئين المستخدم وبلغت عند التركيز ٠.٥ نسبة بقاء ٩٢% وعند التركيز ١.٠ نسبة بقاء ٩٦% وعند التركيز ١.٥ نسبة بقاء ٦٢% وعند التركيز ٢.٠ نسبة بقاء ٣٨%.

ومن اجل تعميق الدراسة في التأثير السمي للخلايا الذي يمتلكه بروتين الشرش المعزول من حليب الابل العراقية، تم اجراء اختبار MTT تجاه نفس الخلايا السرطانية المستخدمة مع بروتين الكازئين من اجل توضيح مقارنة بين السمية الخلوية لبروتينات الشرش مع بروتين الكازئين كلا على حده تجاه الخلايا السرطانية المدروسة. ويتضح من الاشكال (١٣، ١٤، ١٥، ١٦) وجود تأثير قاتل للخلايا بفعل المعاملة ببروتين شرش حليب الابل العراقية بتركيزات مختلفة وكان التأثير متبايناً تبعاً لنوع الخلايا السرطانية المستخدمة وكذلك اعتماداً على التركيزات المستخدمة



الشكل ١٠: نسبة بقاء الخلايا السرطانية PC3 , (خارج الجسم الحي) المعاملة بتركيزات مختلفة من بروتين الكازئين المنقى من حليب الابل العراقية باستخدام طريقة MTT.

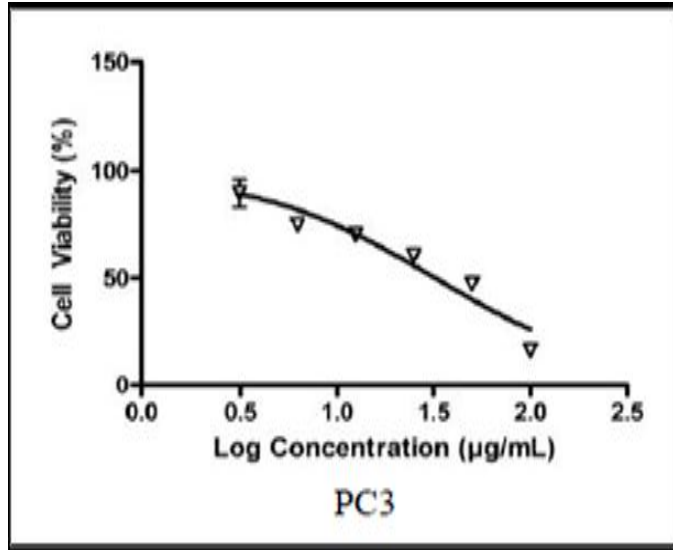
تفاوتت نسبة بقاء خلايا PC3 تبعاً لتركيز بروتين الكازئين المستخدم وبلغت عند التركيز ٠.٥ نسبة بقاء ٩٧% وعند التركيز ١.٠ نسبة بقاء ٩٥% وعند التركيز ١.٥ نسبة بقاء ٧٩% وعند التركيز ٢.٠ نسبة بقاء ٢٠%. تفاوتت نسبة بقاء خلايا A549 تبعاً لتركيز بروتين الكازئين المستخدم وبلغت عند التركيز ٠.٥ نسبة بقاء ٨١% وعند التركيز ١.٠ نسبة بقاء ٦٥% وعند التركيز ١.٥ نسبة بقاء ٧٤% وعند التركيز ٢.٠ نسبة بقاء ٣٩%.



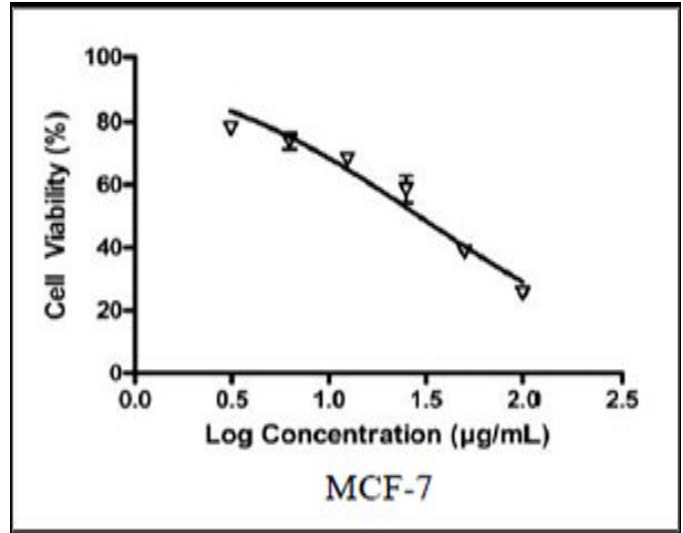
الشكل ١١: نسبة بقاء الخلايا السرطانية A549 (خارج الجسم الحي)

٨٩% وعند التركيز ١.٠ نسبة بقاء ٧٥% وعند التركيز ١.٥ نسبة بقاء ٥٦% وعند التركيز ٢.٠ نسبة بقاء ٢٨%.

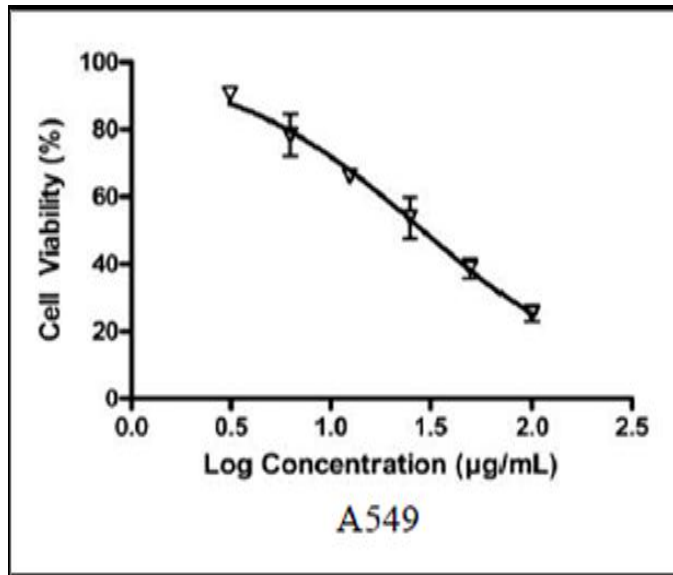
ونجد ان نسبة بقاء الخلايا السرطانية قيد الدراسة انخفضت مع زيادة تركيز بروتين الشرش اي وجود علاقة تناسب عكسية بين التركيز ونسبة بقاء الخلايا السرطانية.



الشكل ١٤: نسبة بقاء الخلايا السرطانية PC3 , (خارج الجسم الحي) المعاملة بتركيزات مختلفة من بروتين الشرش المنقى من حليب الابل العراقية باستخدام طريقة MTT.



الشكل ١٣: نسبة بقاء الخلايا السرطانية، MCF7 (خارج الجسم الحي) المعاملة بتركيزات مختلفة من بروتين الشرش المنقى من حليب الابل العراقية باستخدام طريقة MTT.

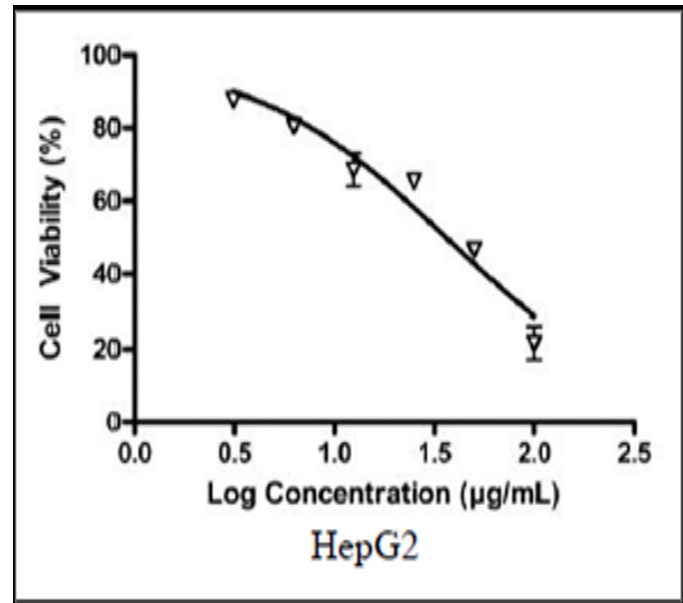


الشكل ١٥: نسبة بقاء الخلايا السرطانية A549 (خارج الجسم الحي) المعاملة بتركيزات مختلفة من بروتين الكازئين المنقى من حليب الابل العراقية باستخدام طريقة MTT.

تفاوتت نسبة بقاء خلايا MCF-7 تبعاً لتركيز بروتين الشرش المستخدم وبلغت عند التركيز ٠.٥ نسبة بقاء ٨٤% وعند التركيز ١.٠ نسبة بقاء ٦٩% وعند التركيز ١.٥ نسبة بقاء ٥١% وعند التركيز ٢.٠ نسبة بقاء ٣١%. تفاوتت نسبة بقاء خلايا PC3 تبعاً لتركيز بروتين الشرش المستخدم وبلغت عند التركيز ٠.٥ نسبة بقاء ٨٨% وعند التركيز ١.٠ نسبة بقاء ٧٣% وعند التركيز ١.٥ نسبة بقاء ٥٣% وعند التركيز ٢.٠ نسبة بقاء ٢٢%. تفاوتت نسبة بقاء خلايا A549 تبعاً لتركيز بروتين الشرش المستخدم وبلغت عند التركيز ٠.٥ نسبة بقاء ٨٨% وعند التركيز ١.٠ نسبة بقاء ٧٠% وعند التركيز ١.٥ نسبة بقاء ٤٤% وعند التركيز ٢.٠ نسبة بقاء ٢٢%. تفاوتت نسبة بقاء خلايا HepG2 تبعاً لتركيز بروتين الشرش المستخدم وبلغت عند التركيز ٠.٥ نسبة بقاء

ضد الخلايا السرطانية بسبب احتوائه على المواد المضادة للاكسدة (Antioxidants) التي تعمل على ازالة التأثير الضار للجذور الحرة (Free Radicals) وبالتالي منع حدوث الورم السرطاني او ازدياد اعداد الخلايا السرطانية (52) كما ان هذه البروتينات الموجودة في حليب الابل تحتوي على ببتيدات التي تثبط نمو وتكاثر الخلايا السرطانية (٥٣)، ويحتوي حليب الابل على تراكيز من الزنك وبعض الأحماض الأمينية الثيرونين، السيستين، والتيروسين والميثيونين، كما يحتوي على S- Methylglutathione (٥٤)، وعناصر المغنيسيوم والزنك وفيتامين C، B2 في حليب الابل التي تعمل على تحفيز الانزيمات المضادة للاكسدة داخل الجسم مما يقلل من الاصابة بالسرطان لمستهلك حليب الابل (25) كما ان حليب الابل يحتوي على النحاس الذي يقوم بعمليات حيوية مهمة في الجسم وقد أظهرت الدراسات على الحيوانات المختبرية أن عنصر النحاس يعمل كمضاد للاكسدة أذ يوقف عمل ذرات الأوكسجين النشطة والتي تعمل كجذور حرة و تؤدي الى تلف الخلايا (٥٦).

أظهرت الدراسات استخدام حليب الابل في معالجة العديد من الحالات المرضية ومن اهمها مرض السرطان وأشارت هذه الدراسة الى ارتباط البروتينات في حليب الابل بحالات الموت المبرمج (Apoptosis) وحالات الاجهاد التأكسدي (oxidative) والمصاحبة لحالات الاورام السرطانية، وأشارت الى تثبيط معنوي لخلايا (Hep.G2) و (MCF7)، كما اوضحت ان الحليب يزيد من مؤشرات التعبير عن الاجهاد التأكسدي في الخلايا وذكرت الابحاث ان معالجة حليب الابل لا تتضمن فقط الحث على موت الخلايا السرطانية وانما يسبب توقف تلف DNA وحالة عدم الاستقرار للجينات (57,58) وأظهرت الدراسات قدرة حليب الابل على تثبيط الجينات المحفزة للسرطان على مستوى الحامض النووي الريبوزي



الشكل ١٦ : نسبة بقاء الخلايا السرطانية HepG2 (خارج الجسم الحي) المعاملة بتركيز مختلفه من بروتين الشرش المنقى من حليب الابل العراقيه باستخدام طريقة MTT.

لوحظ من نتائج هذه الدراسة امتلاك بروتينات حليب الابل العراقية لفعالية مضادة للخلايا السرطانية تباينت ما بين بروتينات الكازئين والشرش مما يشير الى امتلاك هذه البروتينات سمية خلوية جيدة تجاه الخلايا السرطانية. تتفق نتائج الدراسة الحالية مع العديد من الدراسات (٤١)، (٤٩،٤٨،٤٧،٥٠).

بروتينات حليب الابل هي من البروتينات الأساسية التي لها دور فسلجي رئيس باعتباره مصدرا للأحماض الامينية اللازمة للنمو ولها اهمية كبيرة في الكثير من المهام الوظيفية لأعضاء جسم الانسان (٥١) ويعد حليب الابل من المواد الطبيعية التي تمتلك العديد من العناصر ذات الفعالية المضادة للخلايا الحية (17) ويمتاز حليب الابل بعدم تأثيره في الخلايا الطبيعية للجسم (18)، ويحتوي حليب الابل مواد مضادة للاكسدة، الأمر الذي يساعد في حماية أنسجة الجسم المختلفة من التلف، ومما يقلل اصابة الإنسان بالاورام السرطانية المختلفة (34). وترجع الفعالية العالية

- killing of Cancer Cells by Leaf Extract of Ashwagandha: Identification of a Tumor-Inhibitory Factor and the First Molecular Insights to its Effect. *Clinical Cancer Research*, 13, 2298-2306
- 3) Steven A. and Lowe J. (2000). *Pathology* 2<sup>nd</sup> ed. Mosby. London. 79 -104.
- 4) Vassilakopoulou, M., G. Mountzios, C. Papamechael, A.D. Protogerou and K. Aznaouridis et al., (2010). Paclitaxel chemotherapy and vascular toxicity as assessed by flow-mediated and nitrate-mediated vasodilatation. *Vascular Pharmacol.*, 53: 115-121. Vol.2, No.5.
- 5) Khorshid, F., Alshazly, H., Al Jefery, A. & Osman, A.M.M. (2010). Dose Escalation Phase I Study in healthy volunteers to evaluate the safety of a natural product PM701. *J. Pharmacol. Toxicol.*, 5: 91-97
- 6) Susa, M., A.K. Iyer, K. Ryu, F.J. Hornicek, H. Mankin, M.M. Amiji and Z. Duan, (2009). Doxorubicin loaded polymeric nanoparticulate delivery system to overcome drug resistance in osteosarcoma. *BMC Cancer*, 9: 399-399.
- 7) Mohan, M., S. Kamble, P. Gadhi and S. Kasture, 2010. Protective effect of *Solanum torvum* on doxorubicin-induced nephrotoxicity in rats. *Food Chem. Toxicol.*, 48: 436-440.
- 8) Dantas, A.C.B., F.F.A.B. de Junior, L.F. Macedo, M.N.C. Mendes, I.M. Azevedo and A.C. Medeiros, 2010. Protective effect of simvastatin in the cyclophosphamide-induced hemohrragic cystitis in rats. *Acta Cir. Bras.*, 25: 43-46.
- 9) Ghorab, M.M., F.A. Ragab, S.I. Alqasoumi, A.M. Alafeefy and S.A. Aboulmagd, 2011. Synthesis of some new pyrazolo[3,4-d]pyrimidine derivatives of (RNA) والبروتين، وكذلك مقدرته على تنشيط احد الجينات المضادة للسرطان في خلايا الكبد وسرطان الثدي الانسانية المزروعة واطهرت ايضا قدرة حليب الابل على احداث الموت المبرمج للخلايا السرطانية (35)، وتم استخدامه كمادة مضادة لنمو الخلايا السرطانية في المعمل، حيث أثبتت منعها لنمو خلايا سرطان الرئة المأخوذة من الإنسان وخلايا سرطان الدم المأخوذة من الفئران في المزارع الخلوية، كما حاربت انتشار السرطان في حيوانات التجارب (الفئران) المسرطنة بسرطان الدم (33).
- والكازئين احد بروتينات الحليب مع بروتينات اخرى هي مصدر غني بالبيبتيدات الفعالة بايولوجيا ولها ادوار فسيولوجية في جسم الانسان والتي تتضمن انظمة الأوعية القلبية والمناعية والعصبية وانظمة الهضم (59). كما يمتاز بروتين الكازئين بفعل مثبط لأنواع مختلفة من الخلايا السرطانية وانه يعمل على تثبيط نمو العديد من انواع الخلايا السرطانية وتنظيم الموت الخلوي المبرمج Apoptosis للخلايا المختلفة (38)، يعمل الكازئين على تقليل نمو الخلايا السرطانية بمقدار خمسة مرات وتثبيط حدوث ظاهرة الانتباث (Metastasis) في سرطان الثدي بمقدار عشر مرات من خلال تثبيط عامل CD44+ في الخلايا الجذعية السرطانية (40).
- المصادر:**
- 1) Coufal, M., Maxwell, M.M., Russel, D.E., Amore, A.M., Altmann, S.M., Hollingsworth, Z.R., Young, A.B., Housman, D.E. & Kazantsev, A.G. (2007). Discovery of Novel Small-Molecule Targeting Selective Culture Study of Human Lung Cancer Cells A549. *JKAU- Medical Sciences*, 12, 3- 18.
- 2) Widodo, N., Kaur, K., Shrestha, B.G., Takagi, Y., Ishii, T., Wadhwa R. & Kaul, S.C. (2007). Selective



١٦) وهبه حسن فاروق، مجدي محمد الشهاوي (٢٠٠٤) سر علاج السرطان، مكتبة الرحمة المهداة، الطبعة الاولى.

17) Ewina, M.A. (2006) Comparative Biochemical and Microbiological studies of Camels, Cow and Mature mothers milk. Kafr-El-Sheik. Vet. Med. J. 4 (1) : 225-230.

18) El-elyni, R.A. and Khalifa, S.A. (2006) Histological studies on the effect of Camels urine and milk on stomach of Albino mice. Saudi J. Biol. Scien. 13 (2):63-69.

19) Reed, J.C., (2002). Apoptosis-based therapies. Nat. Rev. Drug Discov., 1: 111-121.

20) Al-Moussawi, N.H. (2012) Effect of Camels milk on Hematological and Biochemical parameters of male rats treated with zinc chloride. J. Thi-Qar Sci. 3(3): 13-20.

21) Tsuda, H. and Sekine, K. (2000). Milk Components as Cancer Chemopreventive Agents: Mini-Review. *Asian Pac J Cancer Prev.* 1: 277-282.

22) Tsuda, H.; Sekine, K.; Ushida, Y., (2000). Milk and dairy products in cancer prevention: focus on bovine lactoferrin. *Mutation Research.* 462: 227-233.

23) Magdi, A.O. Ibrahim, E.A. and Hamid, A.D. (2010) Biochemical Changes occurring during fermentation of camel milk by selected bacterial starter cultures. *African. J. Biotech.* 9 (43) : 7331-7336.

24) Konuspayeva, G., Serikbayeva, A., Loiseau, G., Narmuratova, M., Faye, B., (2004). In: Bernard, Faye, Palmated, Esenov (Eds.), *Desertification Combat and Food Safety: The Added Value of Camel*

expected anticancer and radioprotective activity. *Eur. J. Med. Chem.*, 45: 171-178.

10) Sodde, V., N. Dashora, K.S. Prabhu and R. Lobo, (2011). Evaluation of anticancer activity of *Macrosolen parasiticus* (L.) danser on ehrlich's ascites carcinoma treated mice. *Int. J. Cancer Res.*, 7: 135-143.

11) Moshref, S.S. (2007). PM 701 A Highly Selective Anti-Cancerous Against L1210 Leukemic Cells :III In Vivo Clinical and Histopathological Study. *JKAU. Medical Sciences*, 14(1), 85-99.

12) Chabner, B.&Grever. M. (1997): *Cancer Drug Discovery and Development in Cancer Propels and Practice of oncology.* Cytotoxicity of Some Medical Plant Extract Used in Tanzanian Traditional Medicine. *Journal of Ethnopharmacology*, 70, 143-149.

13) Khorshid, F.A.( 2005). Comparative study of Keloids Formation in Human and Laboratory Animals. *Medical science monitor*, 11(7), BR212-219.

١٤) فتحي، عبد الفتاح محمد (٢٠١٢) مرض السرطان من منظور طبي - اجتماعي دراسة اجتماعية تحليلية. مجلة ابحاث كلية التربية الاساسية، المجلد (١٢) العدد (١) العراق.

15) Behdani M., M. Hossein inejad Chafi, S. Zeinali, M. Karimipour, A Khana hmad (2010). antiserum production in immunized camel by the venom of *hemiscorpiuslepturus* scorpion, evaluation of neutralizing test in vivo. University of Tehran, Tehran, Iran.

٣٤) عبد المجيد سيدات (٢٠١١)، استعمال حليب الإبل للعلاج من بعض الأمراض كالتقرحات والأمراض السرطانية. ملتقى البحوث العلمية، الدمام، المملكة العربية السعودية.

٣٥) الحيدر عبدالقادر بن عبدالرحمن، هشام محمد قرشي، ايمن القاضي (٢٠١١) تأثير حليب وبول الابل في تثبيط خلايا الكبد السرطانية وسرطان الثدي الانسانية المزروعة. جامعة الملك سعود، المملكة العربية السعودية.

36) Konuspayeva, G.; Faye, B. and Loiseau, G. (2009). The composition of camel milk: a meta-analysis of the literature data. *J Food Composition and Analysis*. 22: 95-101.

37) Shamsia, S.M. (2009) Nutritional and Therapeutic proper ties of camel and human milks. *Int. J. Gene. Molecul. Biol.* 1 (2) : 52-58.

38) Martinez, E. Cordero, C. and Osorio, E. (2012) Casein induces the proliferation of bone marrow mononuclear cells, Apoptosis, of WEHI-3 leukaemic cells and increased survival in leukemia mouse model. *Oncology letters*. 4 :461-466.

39) Quita, S.M. and Kurdi, L.A.F. (2010) Antigenotoxic and anticytotoxic effect of camel milk in mice treated with cisplatin. *Saudi j. biological Science*. 17 : 159-166.

40) Bonuccelli, G. Cros, R. and Sotgia, F. (2012) The milk protein  $\alpha$ -Casein functions as a tumor suppresser via activation of STAT1 Signaling, effectively preventing breast cancer tumor growth and metastasis. *Landes Biosciences Journals*. 11 (21): 3972-3982.

Producers. IOS Press, Amisterdam, Ashgabad, Turkmenistan, pp. 158–167.

25) Magjeed, N.A., (2005). Corrective effect of milk camel on some cancer biomarkers in blood of rats intoxicated with aflatoxin B1. *J. Saudi Chem. Soc.*, 9: 253-264.

26) Ozdemir G. and Inane F. (2005). Zinc may protect remotocular injury caused by intestinal ischemia reperfusion in rats. *Tohoku J. Exp. med.* 206:247-251.

27) Aly, F.A., Donya, S., 2002. In vivo antimutagenic effect of vitamins C and E against rifampicin-induced chromosomal aberrations in mouse bone-marrow cells. *Mutat. Res.* 518, 1–7.

28) Afifi, M.E. (2010) Effect of camel milk on Cisplatin – Induced Nephrotoxicity in Swiss albino mice. *Am. J. Biochem and Biotech.* 6: 141-147

29) Rao, M.V., Chinoy, N.J., Suthar, M.B., Rajvanshi, M.I., (2001). Role of ascorbic acid on mercuric chloride-induced genotoxicity in human blood cultures. *Toxicol. in Vitro* 15, 649–654.

30) Cabrera, C., Jimenez, R., Lopez, C., (2003). Determiration of tea component with antioxidant activity. *J. Agric. Food Chem.* 51, 4427–4435.

31) Hassan, N.H., Fahmy, M.A., Farghaly, A.A., Hassan, E.E., (2006). Anti-mutagenic effect of selenium and vitamins against the genotoxicity by cobalt chloride in mice. *Cytologia* 71, 213–222.

32) Hurna, E., Hurna, S., (2000). Protective effect of zinc on cadmium- induced micronuclei in V79 cells. *J. Trace Elem. Med. Biol.* 14, 55–57.

33) Khorshid, F.; Mushref, S. and Heffny, N. (2005). An Ideal Selective Anti-Cancer Agent *In Vitro*: ITissue Culture Study of Human Lung Cancer Cells A549. *J King Abdulaziz Un Med Sc.* 12: 3-19.

- 48) Zhivotovsky and G. Kroemer (2004). Apoptosis and genomic instability. *Nature Reviews Molecular Cell Biology* Vol. 5, No. 9, pp: 752-762.
- 49) Moshref, S.S., Khorshid, F.A. & Jamal, Y. (2006). The Effect of PM 701 on Mice Leukemic Cells: I - Tissue Culture Study of L1210 (In Vitro) II - In Vivo Study on Mice, *JKAU- Medical Sciences*, 13 (1), 3-19.
- 50) Khaskheli, M. ; Arain, M.A. ; Chaudhry, S. ; Soomro, A.H. and Qurlshi, T.A. (2005). Physico-chemical quality of camel milk. *J. Agri. Soc. Sci.*, 1(2) : 164-166.
- 51) Holt, C. (1997) The Milk salts and their interaction with casein. In Fox P.F. advanced Dairy chemistry. London. Chapman and Hall.
- 52) Abdel-Majeed, N.A. (2005) Comparative effect of milk camel on some cancer biomarkers in blood of rats intoxicated with aflatoxin B1. *J. Saudi Chem. Soc.* 9 (2) : 253-264.
- 53) Hartman, R and Meisel, H. (2004). Casein phosphor-peptides and their cell modulating potential *biofactors* 2:73-78.
- 54) El-Shahawy, A., Elsawi, N.M., Baker, W.S., Khorshid, F. & Geweely, N.S. (2010). Spectral Analysis, Molecular Orbital Calculations and Antimicrobial Activity of PMF-G Fraction Extracted from PM-701. *International Journal Pharma Bioscience*, 1(2): 1-19
- 55) Arrowal, R.P., Beniwal, R. Kochar, D.K., Tuteja, F.C., Ghorui, S.K., Sahai, M.S., Sharma, S. (2005): Camel milk as an adjunct to insulin therapy improves long-term glycaemia control and reduction
- (٤١) العاني، محمد قيس (٢٠١٣)، عزل وتنقية بروتين الكازئين من حليب الابل العراقية *Camelus dromedaries* وتقييم فعاليته ضد انواع من الخلايا السرطانية خارج الجسم الحي.
- 42) Phelan, M. Aherne, S. and Nora, M. (2010) Growth inhibitory effect of Casein hydrolysates on human cancer cell lines. *J. Dairy. Res.* 77 : 176-182.
- 43) Al-Mahdy, O. El-Fakharany, E. El-Dabba, E. and Redwan, E. (2011) Examination of the activity of camel milk casein against Hepatitis C virus (Genotype-4 a) and its apoptotic potential in Hepatoma and Hela cell line. *Hepat. Mon.* 11 (9):724-730.
- 44) Kim, S. Jun, D. Kim, H. Jeony, K. and Lee, Ch. (2011) Development of High content screening method for chemicals modulating DNA damage response. *J. Biomol. Screen.* [www.slas.org](http://www.slas.org)
- 45) Haney, S.A. (2008) High Content Screening. Science Techniques and Applications. New York. Wiley-Interscience. Gasparri, F. (2009) An Overview of Cell Phenotypes in HCS : Limitations and advantages. *Expert Opinion on Drug Discovery.* 4 (6): 643-657.
- 46) Gasparri, F. (2009) An Overview of Cell Phenotypes in 46. HCS : Limitations and advantages. *Expert Opinion on Drug Discovery.*
- 47) Khorshid, F.A. and S.S. Moshref, (2006). In vitro anticancer agent, I-tissue culture study of human lung cancer cells A549 II-tissue culture study of mice leukemia cells L1210. *Int. J. Cancer Res.*, 2: 330-344.

- in doses of insulin in patients with type-1 diabetes A  
1 year randomized controlled trial. – Diabetes Res.  
Clin. Pract68:17.
- 56) Wyllie, A.H., C.O. Bellamy, V.J. Bubb, A.R.  
Clarke and S. Corbet et al., 1999. Apoptosis and  
carcinogenesis. Br. J. Cancer, 80: 34-37.
- 57) Khorshid, F.A., Rahimaldeen, S.A. & AL-Amri,  
J.S. (2011). Apoptosis Study on the Effect of PMF on  
Different Cancer Cells. International Journal of  
Biological Chemistry, 5, 150-155.
- 58) Korhonen H. & Pihlanto A. (2006). Bioactive  
peptides : production and functionality. International  
Dairy Journal 6, 975-960.