

Determination the optimal conditions for extraction flavonoids and total phenols from green tea leaves and evaluate their antioxidant activity

تحديد الظروف المثلى لاستخلاص الفلافونويدات و الفينولات الكلية من اوراق الشاي الاخضر و تقييم فعلها المضاد للاكسدة

أ.م.د. علي عبد الكاظم الغانمي
كلية العلوم/جامعة كربلاء

أ.م.د.وفاء صادق الوزني
كلية العلوم/جامعة كربلاء

*م.م.ز هراء رحيم مرشدي
كلية العلوم/جامعة كربلاء
*البحث مستمد من اطروحة ماجستير

الملخص

تضمنت هذه الدراسة تحديد الظروف المثلى لاستخلاص الفلافونويدات و الفينولات الكلية و فعلها المضاد للاكسدة من اوراق الشاي الأخضر وأظهرت النتائج ان الكحول الاثيلي بتركيز (80 ، 80، 30)% و الكحول الميثيلي بتركيز (70 ، 70، 10)% هي الأفضل لاستخلاص الفلافونويدات و الفينولات الكلية و مضادات الاكسدة على التوالي، اما الاسيدتون فقد اعطى التراكزين (70 ، 50) % افضل النتائج لاستخلاص الفلافونويدات و الفينولات الكلية على التوالي ، فيما تساوت التراكزين في استخلاص المواد المضادة للاكسدة . كما تبين ان مدة الاستخلاص المثلى لاستخلاص الفلافونويدات كانت في اقصاها بعد 36 ساعة ، بينما كانت 24 ساعة هي الافضل لاستخلاص الفينولات الكلية و المواد المضادة للاكسدة .

Abstract :

This study included the extraction of flavonoids , total phenols and antioxidant from green tea leaves and extract . The result revealed the This study included determining the optimal conditions for extracting flavonoids and total phenols and antioxidants from green tea leaves and the results showed that the ethyl alcohol concentration (80 ، 80، 30)% and methanolic alcohol concentration (70,70, 10)% is the favorable for extraction flavonoids and total phenols and antioxidants respectively, while acetone concentrations (70,50%) gave the optimal results to extract flavonoids and total phenols respectively, while all concentrations was equal to extract antioxidants.

It turns out that the optimal extraction time to extract flavonoids was at a maximum after 36 hours, while 24 hours is best for the extracting total phenols and antioxidants

المقدمة:

تعد الجذور الحرة (Free Radicals) جزيئات فعالة جداً ولكنها غير مستقرة لذا تسبب مشاكل صحية عدّة للإنسان لعل في مقدمتها امراض السرطان (Cancer) و تصلب الشريان (Atherosclerosis) و التهاب المعدة (Gastritis) و امراض القلب (Cardiovascular) و الشيخوخة (Ageing) كما نال المجال الغذائي نصيبه من اضرار تلك الجذور كونها المسؤولة عن اكسدة الدهون وما يترتب على ذلك من خسائر كبيرة في التصنيع الغذائي من خلال اثارها السلبية على الطعام والنكهة واللون والقيمة الغذائية والثبات الخزني للدهون (1) على الرغم من استخدام مضادات الاكسدة الصناعية (Synthetic antioxidants) الا ان استخدامها بدأ يقترب بظهور بعض التأثيرات السمية والسرطانية فضلاً عن ذاتيتها القليلة وامتلاكها لفعالية مضادة متوسطة (Moderate activity) (2) لذا فقد تناهى البحث في السنوات الاخيرة عن مضادات اكسدة بديلة تكون طبيعية وأمينة .

تعد النباتات مصدراً لا ينضب من مضادات الاكسدة الطبيعية نظراً لاحتواها على المركبات الفينولية ، وتدّ الاخيرة مواد ايض ثانوي ضرورية لنمو وتكاثر النبات ، تنتشر بشكل واسع في المملكة النباتية وتظهر فعالities حياتية متعددة تتمثل بفعليات المضاد للاكسدة والمضاد للتطفير والمضاد للأورام (3). و تصنف الفلافونويدات (Flavonoids) بانها المركبات الفينولية الاكثر تواجداً في الطبيعة إذ تمثل حوالي (10-5)% من مواد ايض الثانوي النباتية وتتركز في البذور و بشرة الثمرة والثبور والقفف والازهار يحظى الفلافونويدات بأهتمام بالغ نظراً لتنوع خصائصها المفيدة و المتمثلة بفعاليتها المضادة للاكسدة (Antioxidant) وقابليتها على ربط المعادن وتحفيزها للنظام المناعي وفعاليتها المضاد للبكتيريا والمضاد للسرطان والمضاد للفايروسات والمضاد للالتهابات (4).

ونظراً للأهمية الكبيرة للفلافونويدات بوصفها مضادات أكسدة طبيعية لذا فقد هدفت هذه الدراسة إلى تحديد المذيب و مدة الاستخلاص الأفضل لاستخلاص الفينولات الكلية والفلافونويدات و فعلها المضاد للأكسدة في النبات المختبر .

المواد و طرائق العمل :

1. النبات المستخدم في الدراسة استخدمت اوراق الشاي الاخضر في استخلاص الفلافونويدات و الفينولات الكلية علماً بأن النبات تم اثر عملية غربلة جرت في دراسة سابقة (5) .
2. تهيئة النبات للدراسة : بنفطت اوراق الشاي الاخضر المستخدمة في هذه الدراسة بماء الحنفية ثم جففت في الجو العادي لمدة 24 ساعة و طحنت بعد ذلك عدة مرات لحين الحصول على مسحوق ناعم من كل جزء نباتي .
3. استخلاص المواد الفينولية : استخدمت الطريقة الموصوفة من قبل (6) في استخلاص المواد الفينولية من النبات قيد الدراسة.
4. تقدير الفلافونويدات : قدرت كمية الفلافونويدات خلال جميع مراحل الدراسة باتباع الطريقة الموصوفة من قبل (7) .
5. تقدير المحتوى الفينولي الكلي : تم تقدير المحتوى الفينولي الكلي لمستخلاص اوراق الشاي الاخضر بحسب الطريقة الموصوفة من قبل (3) .
6. تقدير الفعالية المضادة للأكسدة : تم تقدير الفعالية المضادة للأكسدة حسب الطريقة الموصوفة من قبل (8) .
7. تحديد الظروف المثلث لاستخلاص الفلافونويدات و الفينولات الكلية من اوراق الشاي الاخضر : تمت دراسة العديد من العوامل لغرض تحديد الظروف المثلث لاستخلاص الفلافونويدات من النبات قيد الدراسة اشتملت على نوع المذيب و تركيزه : استخدمت مذيبات مختلفة لاستخلاص اشتملت على الكحول الإيثيلي و الميثيلي و الاسيتون فضلاً عن الماء المقطر . حيث تم استخدام تراكيز عدة من المذيبات الثلاثة الاولى هي (10 ، 30 ، 50 ، 70 ، 80) % و اجريت عملية الاستخلاص وفق الطريقة المشار إليها سابقاً و بعد الحصول على المستخلاص الجاف بشكله النهائي تم تقدير الفلافونويدات و المحتوى الفينولي الكلي .
8. تحديد مدة الاستخلاص المثلث : تم دراسة تأثير مدة الاستخلاص في استخلاص الفلافونويدات من اوراق الشاي الاخضر اذ تمت متابعة عملية الاستخلاص خلال (6 و 12 و 24 و 36 و 48) ساعة ، و بعد إتمام عملية الاستخلاص و الترشيح و تجفيف النماذج ، قدرت الفلافونويدات و المحتوى الفينولي الكلي و الفعالية المضادة للأكسدة بالطرق الموصوفة سابقاً .

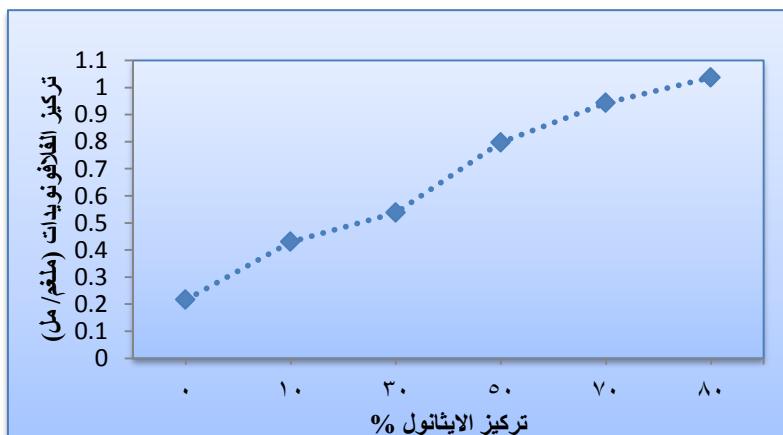
النتائج و المناقشة:

نوع المذيب و تركيزه :-

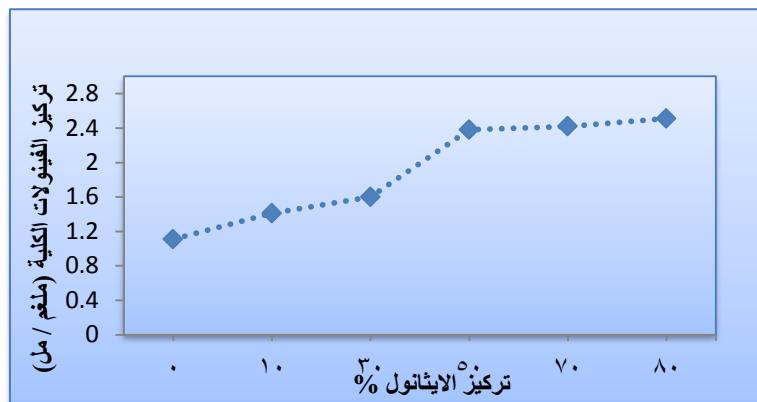
استخدمت أربعة مذيبات بتراكيز مختلفة في استخلاص الفلافونويدات و الفينولات الكلية و مضادات الأكسدة من اوراق الشاي الاخضر. تعتمد دقة طريقة الاستخلاص على قوام المادة النباتية و محتواها المائي و نوع المادة المراد عزلها (9) .

1- الاستخلاص بوساطة الكحول الإيثيلي :

يتضح من الشكل (1) أن تراكيز الفلافونويدات من اوراق الشاي الاخضر يزداد بازدياد تراكيز الكحول الإيثيلي ، إذ بلغ عند التراكيز 80% ايثانول 1.037 ملغم/مل .
أما الفينولات الكلية فقد حذت حذو الفلافونويدات ، إذ بلغ تراكيزها (2.51) ملغم/مل باستخدام تراكيز الكحول الإيثيلي (80)% لمستخلاص الشاي الاخضر ، (الشكل 2) . و بلغت الفعالية المضادة للأكسدة أقصاها في اوراق الشاي الاخضر عند استخلاصه بـ 30% ايثانول ، و ذلك عند التراكيز 0.01 ملغم/مل الشكل (3 B و C) .
يتضح من النتائج الكفاءة العالية لاستخلاص بالكحولات المائية و الذي يمكن أن يعزى إلى طبيعة الفينولات الذائية في الماء التي تزداد قابلية ذوبانها بوجود المذيبات العضوية إذ تعمل الأخيرة على تسهيل ذوبان الفينولات من خلال اختراقها لتركيب الخلية النباتية (10) .



شكل (1): استخلاص الفلافونويدات من اوراق الشاي الأخضر باستخدام الكحول الإيثيلي



شكل (2): كمية الفينولات المستخلصة الكلية من أوراق الشاي الأخضر باستخدام الكحول الايثيلي.

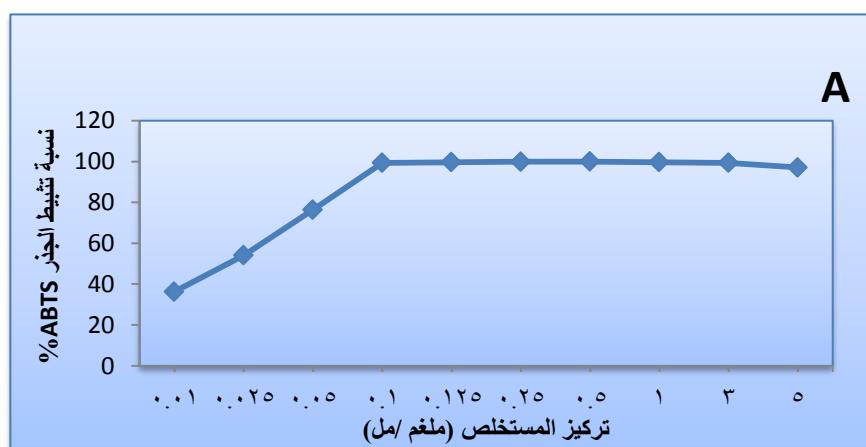
إن استخدام المحاليل الكحولية يعطي نتائج مرضية لعملية الاستخلاص (11)، كما ان الفينولات الموجودة في النباتات هي خليط من اصناف عدة من الفينولات والتى تختلف فى قابليتها على الذوبان فى المذيبات المختلفة لذا فأن مزيج الكحول و الماء يكون ذا فائدة فى تغيير قطبية المذيبات الكحولية فضلا عن ان ذوبان الفينولات يعتمد بصورة رئيسة على مجاميع الهيدروكسيل ، و الحجم الجزيئي و طول الهيدروكربون (12).

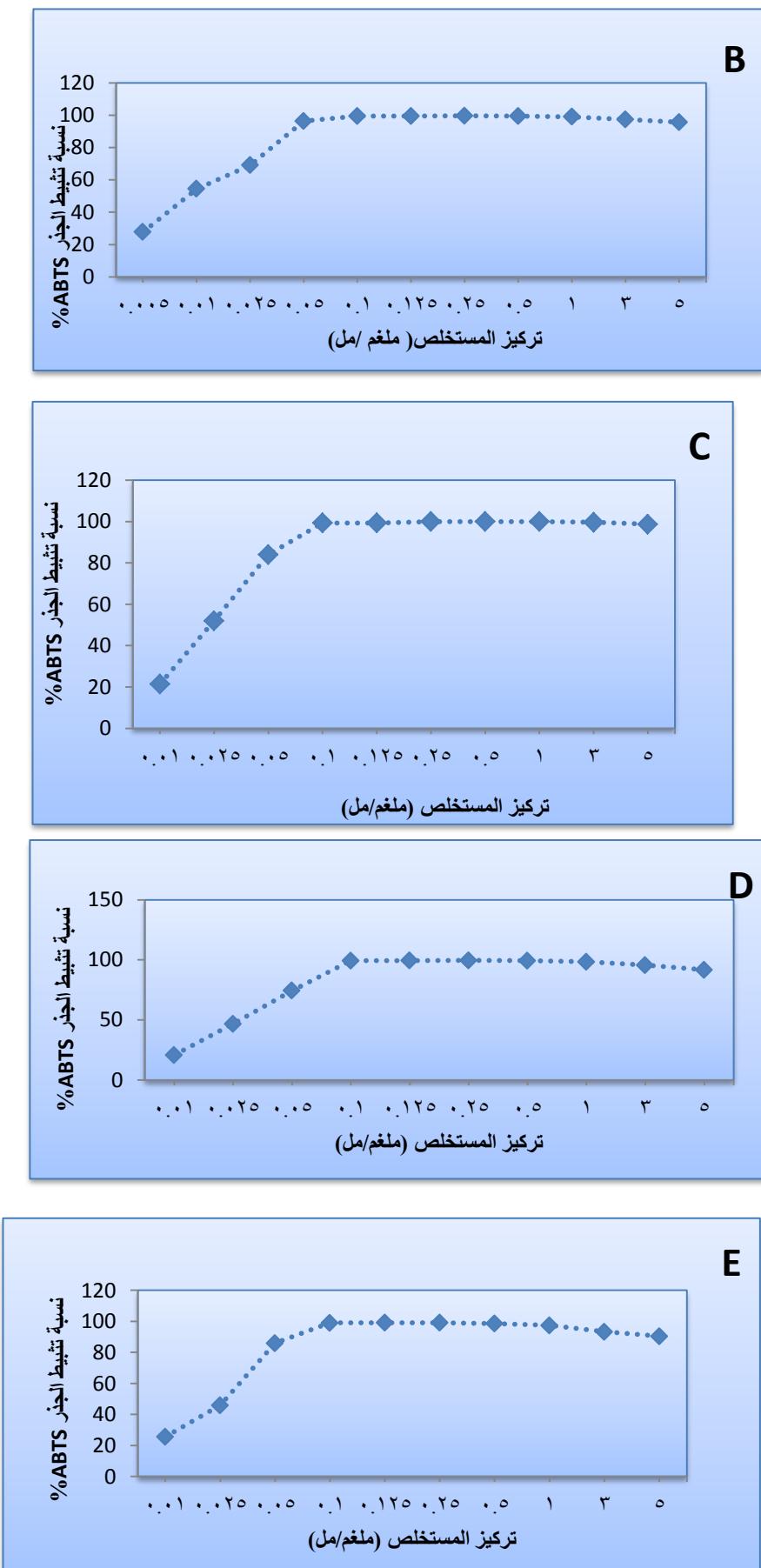
أما الكحول الايثيلي النقي فأن استخدامه يؤدي الى اختزال كفاءة عملية استخلاص الفينولات بسبب وجود مجاميع الهيدروكسيل (مثل الفلافونويدات وخصوصاً الحاوية منها على سكريات في الجزئية) أي كونها محبة للماء (Hydrophillic) و لهذا السبب فهي تذوب عند اضافة الماء الى الكحول الايثيلي (13).

و فضلاً عما سبق فأن المركبات الفينولية في المستخلص غالباً ما تكون مرتبطة بالجزيئات الأخرى مثل (البروتينات و السكريات المتعددة و التربيبات و الكلوروفيل و الدهون و المركبات غير العضوية الأخرى) (14) و ربما كان الكحول الايثيلي كفؤاً في استخلاصها من أوراق الشاي الأخضر في الدراسة الحالية.

اشارت العديد من الدراسات الى كفاءة الكحول الايثيلي في استخلاص الفلافونويدات و الفينولات الكلية من المصادر النباتية فقد وجد (15) أن افضل تركيز لاستخلاص الفلافونويدات من نبات *Opuntia milpa alta* كان 80% إيثانول ، و أوضحت هذه الدراسة إن زيادة تركيز الكحول الايثيلي إلى 90% يؤدي إلى انخفاض تركيز الفلافونويدات. و اوضح (13) ان استخدام الكحول الايثيلي بتركيز 50% كان الأكفاء في استخلاص الفينولات من فول الصويا .

يأتي الكحول الايثيلي مباشرة بعد الماء من ناحية سعة استخدامه مذرياً في المختبرات و الصناعات الكيميائية (16) ، و يعد مذرياً مناسباً لعمليات الاستخلاص و له قابلية امتصاص عالية بالماء. و قد استخدمت محاليل الكحول الايثيلي المائية لانعدام ضررها على البيئة و قلة كلفتها و سميتها مقارنة بالمذيبات الأخرى.



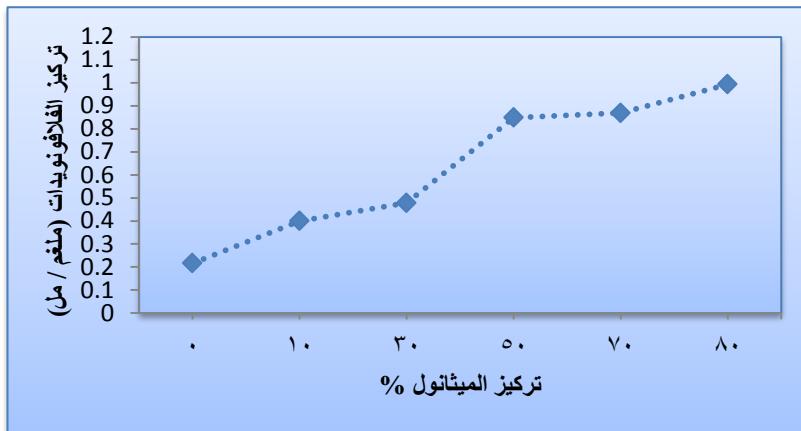


الشكل (3): الفعالية المضادة للأكسدة في المستخلص الكحولي الأثيلي للشاي الأخضر:
A- ايثانول 10% ، B- ايثانول 30% ، C- ايثانول 50% ، D- ايثانول 70% ، E- ايثانول 80%.

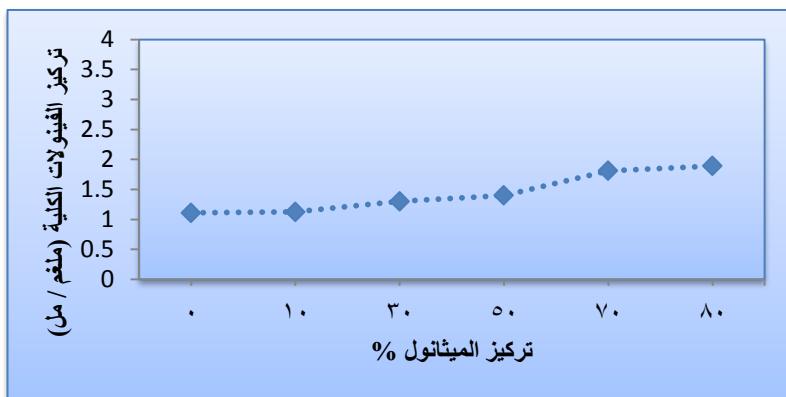
2- الاستخلاص بوساطة الكحول الميثيلي :

يعتمد اختيار المذيب على طبيعة المنتوج المراد استخلاصه و أهم متطلبات هذا النوع من الاستخلاص هو استخلاص نسبة عالية من المنتوج في حجم صغير من المذيب (16).

يتضح من الشكلين (4) و (5) أن تركيز الفلافونويدات و الفينولات الكلية من أوراق الشاي الأخضر تزداد بزيادة تركيز الكحول الميثيلي حيث بلغ (0.898) ملغم/مل باستخدام 70% ميثانول.



شكل (4) : استخلاص الفلافونويديات من أوراق الشاي الأخضر باستخدام الكحول الميثيلي.

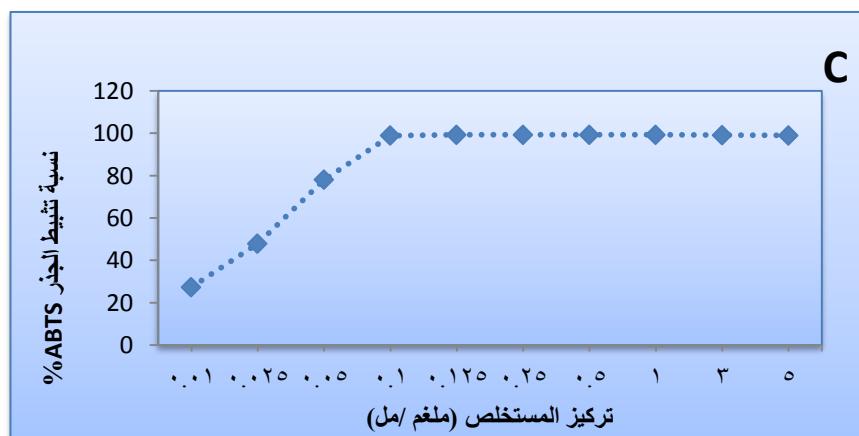
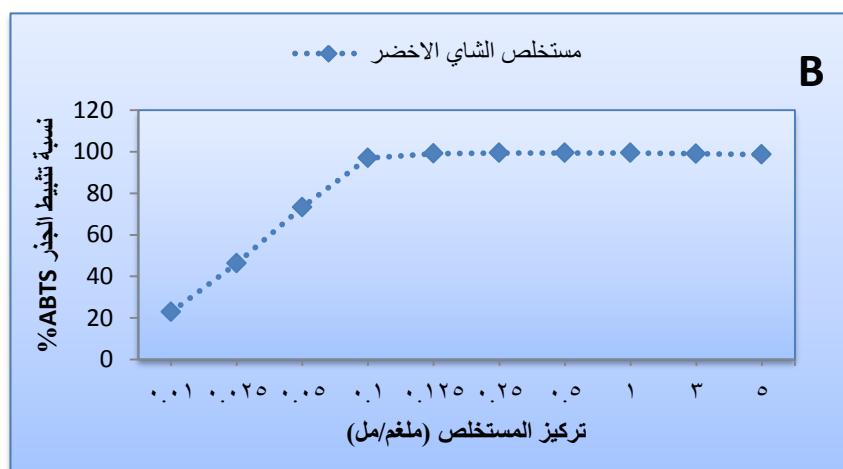
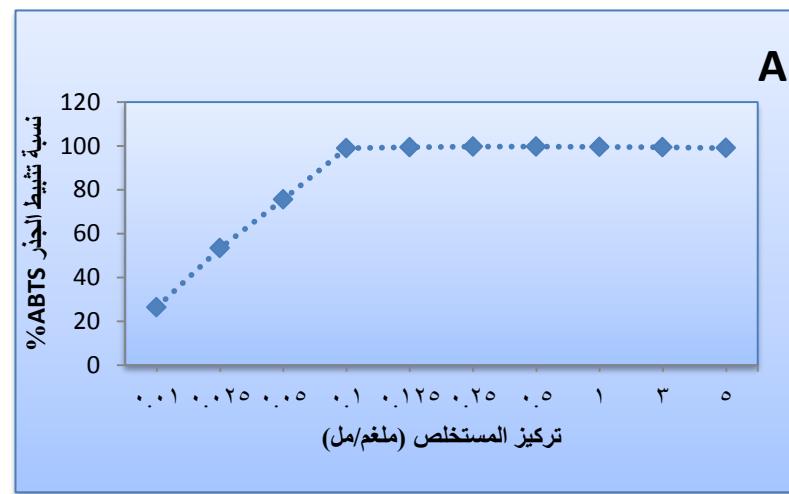


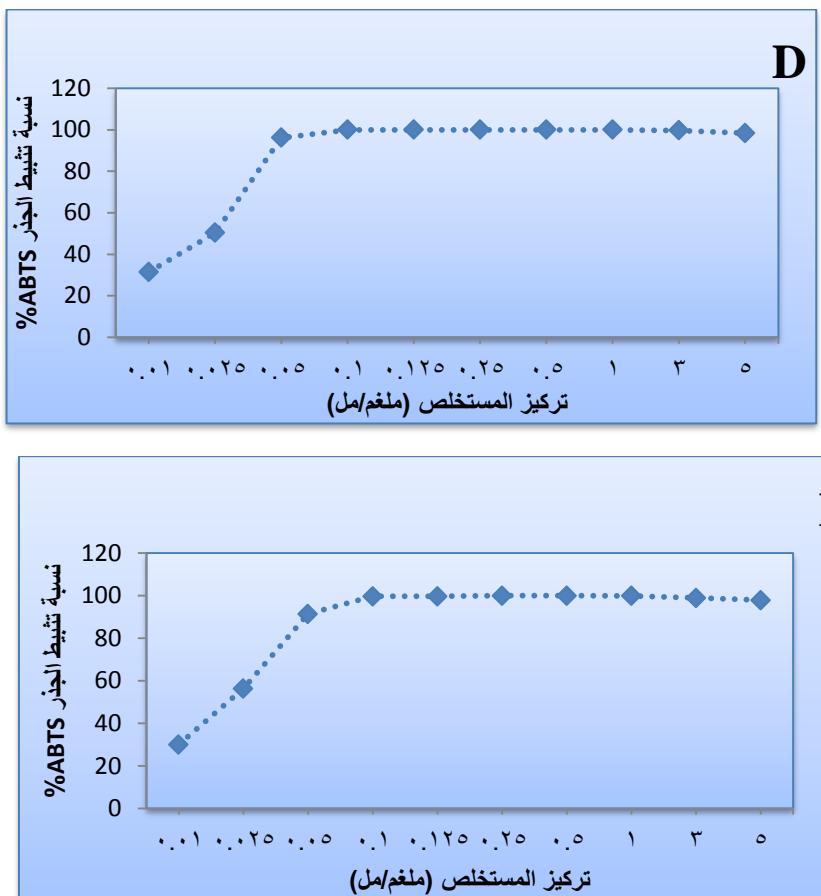
شكل (5) : كمية الفينولات الكلية من أوراق الشاي الأخضر باستخدام الكحول الميثيلي.

أما المواد المضادة للاكسدة فيلاحظ من الشكل (6) أن أعلى فعالية لها من مستخلص أوراق الشاي الأخضر كانت باستخدام 10% ميثانول اذ كانت أعلى نسبة تثبيط عند التركيز 0.025 ملغم/مل ، بينما كانت بقية التراكيز متساوية في نسب التثبيط . استخدم الكحول الميثيلي في العديد من الدراسات المتعلقة باستخلاص الفينولات من النباتات ففي دراسة شملت ستة عشر نباتاً من بينها الشاي الأخضر ، اتضح أن المستخلص الكحول الميثيلي كان أكفاء من الكحول الإيثيلي في استخلاص هذه المواد (17). بينما أدى استخدام الكحول الميثيلي 50% إلى الحصول على محتوى فينولي واطئ و فعالية مضادة للاكسدة ضعيفة في دراسة شملت 14 ضرباً من نوع التمر (18).

و تمكناً (8) من الحصول على فعالية مضادة للاكسدة قوية من نبات *Otostegia persica* باستخدام الكحول الميثيلي كمذيب في الاستخلاص .

بعد الكحول الميثيلي مناسباً لعملية الاستخلاص ، اذ يستخدم بشكل كبير على النطاق الصناعي و لا سيما في مجال الصناعات الدوائية ، و يمتاز برخص ثمنه فضلاً عن أن درجة غليانه 64 مئوية مما يتيح امكانية التخلص منه بسهولة علاوة على امكانية استرجاعه .





الشكل (6): الفعالية المضادة للأكسدة في المستخلص الكحول الميثيلي للشاي الأخضر:
A-10% ميثانول، B-30% ميثانول، C-50% ميثانول، D-70% ميثانول E-80% ميثانول.

3- الاستخلاص بوساطة الاسيتون :

يتبيّن من الشكل (7) أن أعلى تركيز للفلافونويدات من أوراق الشاي الأخضر تم الحصول عليه باستخدام الاسيتون 70% كمذيب استخلاص ، إذ بلغ تركيزها 1.066 ملغم/مل .

بلغ المحتوى الفينولي 2.48 ملغم/مل في أوراق الشاي الأخضر عند استخدام الاسيتون بتركيز 50% (الشكل 8) .

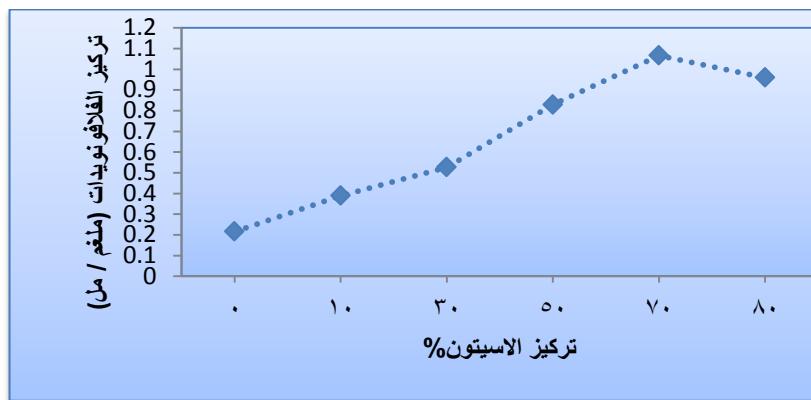
أما الفعالية المضادة للأكسدة فمن الشكل 9 (E-A) يتضح أنه في حالة مستخلص أوراق الشاي الأخضر تساوت التراكيز المستخدمة من الاسيتون في استخلاص المواد المضادة للأكسدة إذ كانت IC_{50} عند التركيز 0.025 ملغم/مل و لكل التراكيز المستخدمة من الاسيتون

أشارت العديد من الدراسات إلى استخدام الاسيتون في استخلاص الفينولات فقد اوضح (19) تفوق الاسيتون المائي على الكحول الإيثيلي و الكحول الميثيلي المائين في استخلاص الفينولات من قشور نبات *Citrus hystrix* .

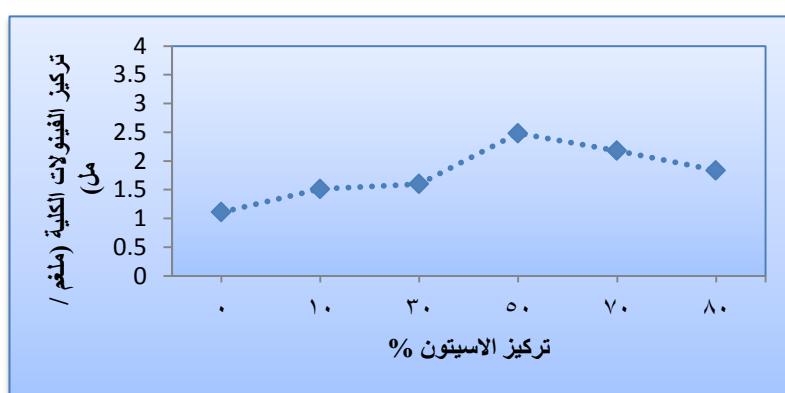
اكد (20) أيضاً تفوق الاسيتون المائي على ثانوي مثيل فورماميد و الكحول الإيثيلي و الكحول الميثيلي في الحصول على الفينولات الكلية من الشاي الأسود. و وجد (21) أن افضل تركيز من الاسيتون لاستخلاص الفينولات الكلية من اوراق نبات الحناء *Lawsonia inermis* بلغ 50% .

إن الكحولات المائية (Aqueous alcohols) و خصوصاً الاسيتون و الكحول الإيثيلي و الكحول الميثيلي شائعة الاستخدام في استخلاص الفينولات الكلية من المصادر النباتية (19) .

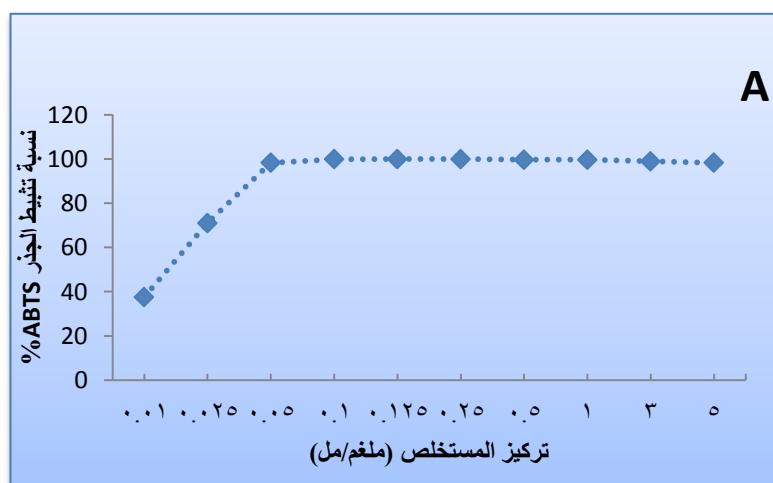
يمتلك الاسيتون العديد من الصفات التي تؤهله للاستخدام كمذيب مناسب منها معدل تبخره العالي و لزوجته الواطئة فضلاً عن قابلية امتصاصه مع الماء و العديد من المذيبات العضوية الأخرى . و بسبب امكانية خضوعه لتفاعلات الاضافة (addition) و الاكسدة/الاختزال و التكثيف فإن الاسيتون يستخدم كمادة خام في التصنيع الكيميائي للعديد من المنتجات التجارية .

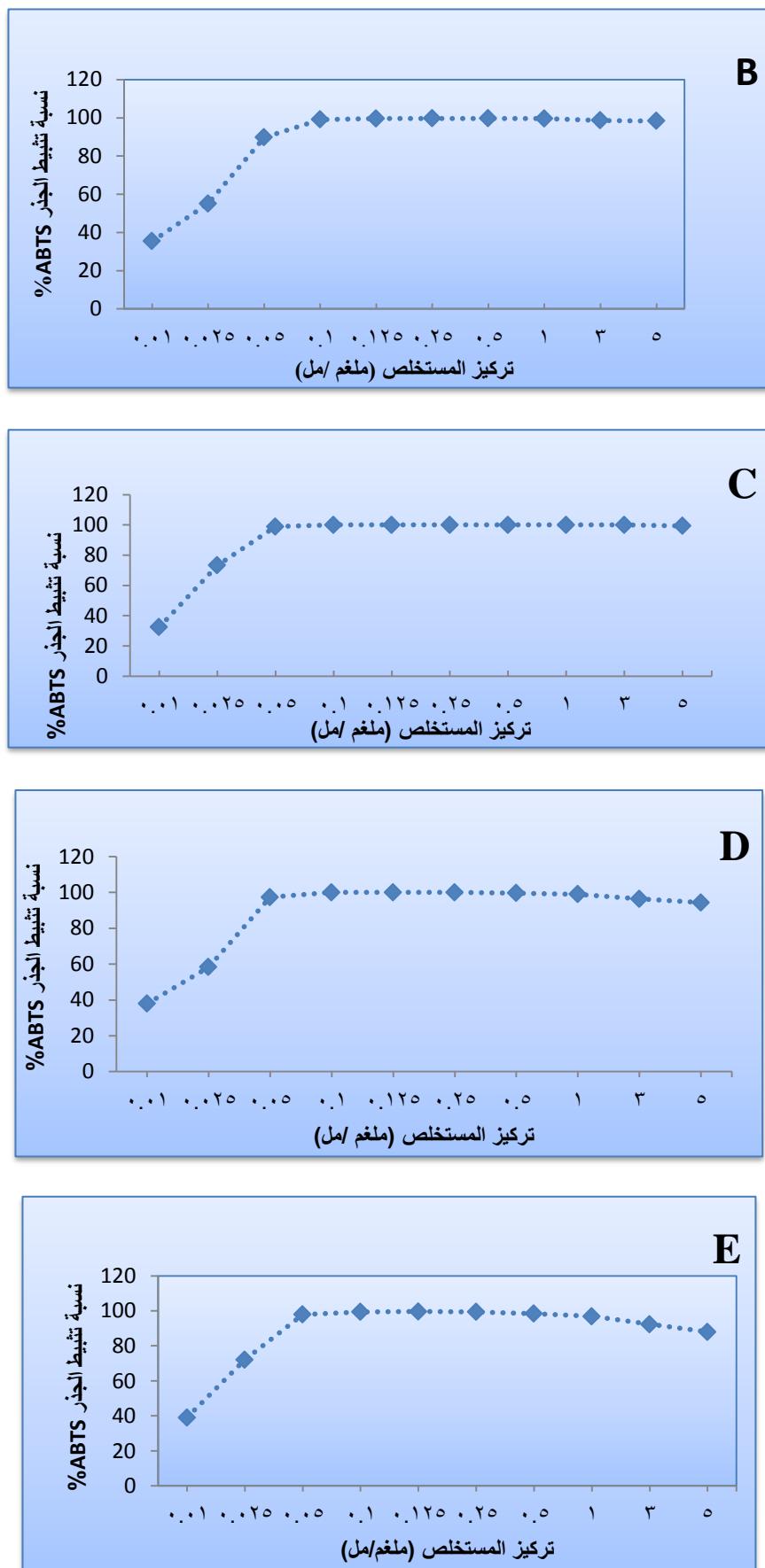


شكل (7) : كمية الفلافونويات من أوراق الشاي الأخضر باستخدام الاسيتون.



شكل (8) : كمية الفينولات من أوراق الشاي الأخضر باستخدام الاسيتون .





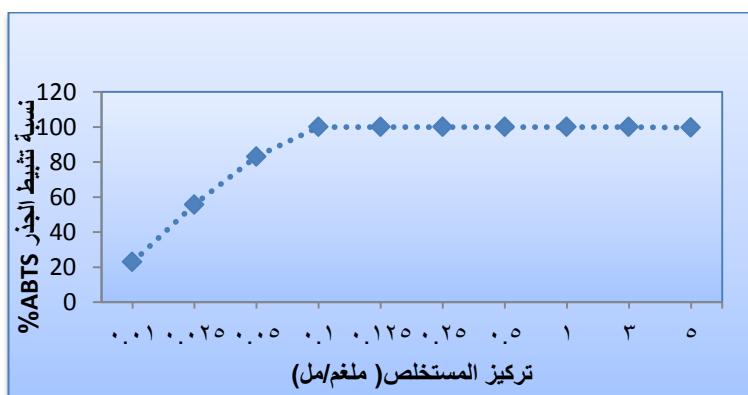
الشكل (9): الفعالية المضادة للأكسدة في المستخلص الاسيلوني للشاي الأخضر:-
A- 10% اسيتون ، B- 30% اسيتون ، C- 50% اسيتون، D- 70% اسيتون، E- 80% اسيتون .

4 - الاستخلاص بوساطة الماء :

تبين النتائج المتحصل عليها من هذه الدراسة أن قيم الفلافونويدات و الفينولات الكلية قد بلغت [(0.216) و (1.08) ملغم/مل عند استخدام الماء في استخلاصها من اوراق الشاي الاخضر. كما تبين النتائج المتحصل عليها من الشكل (10) أن الفعالية المضادة للأكسدة كانت عند التركيزين (0.025) و (0.05) ملغم/مل للمستخلص اعلاه . وبالرجوع الى النتائج السابقة المتعلقة باستخدام التراكيز المختلفة من الكحول الميثيلي والكحول الايثيلي و الاسيتون في استخلاص الفلافونويدات والفينولات ومضادات الأكسدة يلاحظ عدم كفاءة الماء في استخلاص المواد المذكورة .

و تتفق نتائج هذه الدراسة مع ما وجد (12) إذ اتضحت دراستهما أن استخدام الكحولات المائية (الكحول الايثيلي و الكحول الميثيلي و الاسيتون) كانت اكفاء من الماء في استخلاص الفينولات الكلية من نبات *Tamarix aphylla L.* . إن قلة المحتوى الفينولي في المستخلص المائي يمكن ان تعزى الى زيادة فعالية انزيمات Polyphenol oxidase التي تحطم المركبات الفينولية بينما يتم تثبيط عمل هذه الانزيمات عند اضافة المذيبات الكحولية (22) .

وفي ضوء نتائج تحديد الظروف المثلث لاستخلاص الفلافونويدات و الفينولات الكلية و مضادات الأكسدة من اوراق الشاي الاخضر التي تم استعراضها تم اختيار الكحول الايثيلي في استخلاص المواد المذكورة اعلاه من النبات قيد الدراسة وبالتركيز (30) % .



الشكل (10): الفعالية المضادة للأكسدة في المستخلص المائي للشاي الاخضر.

و مما تجدر الاشارة اليه إن عملية انتقاء طريقة مناسبة لاستخلاص الفينولات تعد عملية صعبة بسبب عدم توزع الفينولات بشكل منتظم في الانسجة و الخلايا بالإضافة الى وجودها بشكل حر و معقدات أو بشكل بوليمرات أو ارتباطها بالكريبوهيدرات و البروتينات و كل هذه العوامل تؤثر في ذوبانها بالذبيبات المختلفة (23) .

و فضلاً عما سبق فإن استخلاص المركبات الفينولية من المصادر النباتية يتأثر بطبيعة تركيبها الكيميائي و طريقة الاستخلاص المتبعة و حجم الانموذج المستخدم و وقت و ظروف الحزن اضافة الى وجود المواد التي تتدخل معها (interfering substances) (14) .

3-4-2 تأثير مدة الاستخلاص في استخلاص الفلافونويدات و الفينولات الكلية و مضادات الأكسدة من اوراق الشاي الاخضر:

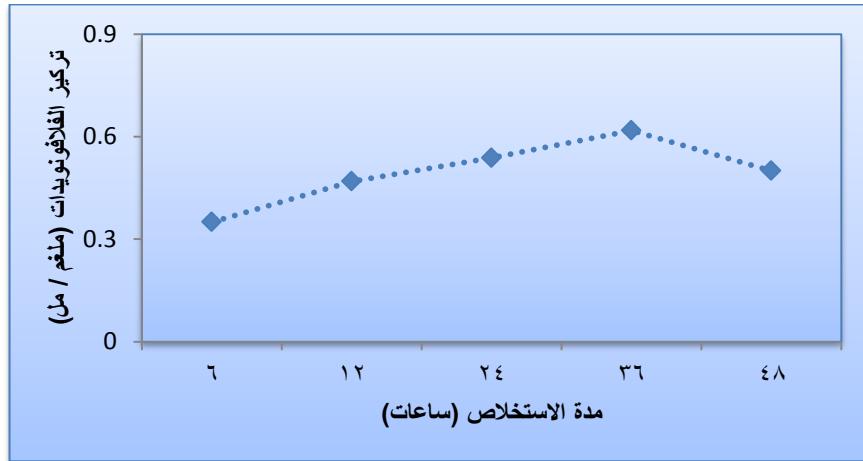
تبين من النتائج الموضحة في الشكل (11) أن تركيز الفلافونويدات المستخلصة من اوراق الشاي الاخضر يزداد مع زيادة مدة الاستخلاص الى أن يبلغ أقصاه بعد 36 ساعة ، إذ بلغ تركيزها 0.618 ملغم/مل .

و يتضح من الشكل (12) أن الحصول على أعلى تركيز من الفينولات الكلية يتطلب وقتاً أقل مقارنة بالفلافونويدات إذ كانت مدة 24 ساعة كافية للحصول على أعلى تركيز منها و التي بلغت (1.6) ملغم/مل من مستخلص اوراق الشاي الاخضر.

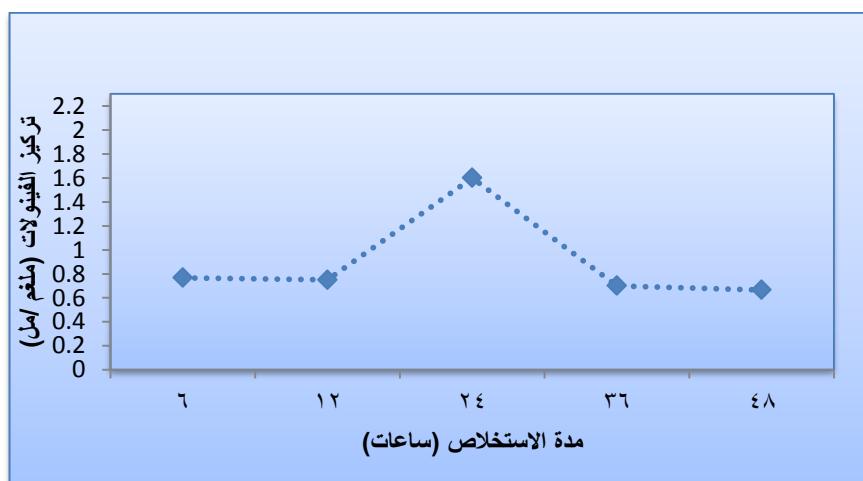
كما كانت الفترة ذاتها (24 ساعة) هي المثلث للحصول على أعلى فعالية مضادة للأكسدة و التي بلغت عند التركيز (0.01) ملغم/مل لمستخلص اوراق الشاي (الشكل 13) .

تبينت مدد الاستخلاص المثلث للفلافونويدات و الفينولات الكلية و مضادات الأكسدة تبايناً كبيراً من ساعات الى أيام ، فقد وجد (15) أن افضل مدة زمنية لاستخلاص الفلافونويدات من نبات *Opuntia milpa alta* كانت 6 ساعات ، بينما تتفق النتائج المستحصلة من هذه الدراسة ما اشار اليه (24) ، و كذلك (25) اذ تم استخدام فترة 24 ساعة لاستخلاص الفلافونويدات و الفينولات الكلية و مضادات الأكسدة من نباتي *Helicteres isora L.* و *Trapa taiwanensis nakai* ، على التوالي. في حين استخدمت مدة 48 ساعة لاستخلاص الفينولات الكلية و مضادات الأكسدة من خمسة نباتات طبية في بوركينافاسو (26) و من نبات (*L.*) (*Tamarix aphylla*) (12) . أما فيما يتعلق بالمواد القابلة للاستخلاص فإن النتائج المستحصلة من هذه الدراسة لا يمكن مقارنتها الا مع دراسات الاستخلاص التي استخدمت نفس الظروف المستخدمة في دراستنا اذ اشار (27) الى ان حصيلة الاستخلاص تعتمد على المذيب و طريقة الاستخلاص المستخدمين ، كما أشار عدد من الباحثين الى أن حصيلة الاستخلاص تعتمد على قطبية المذيب .

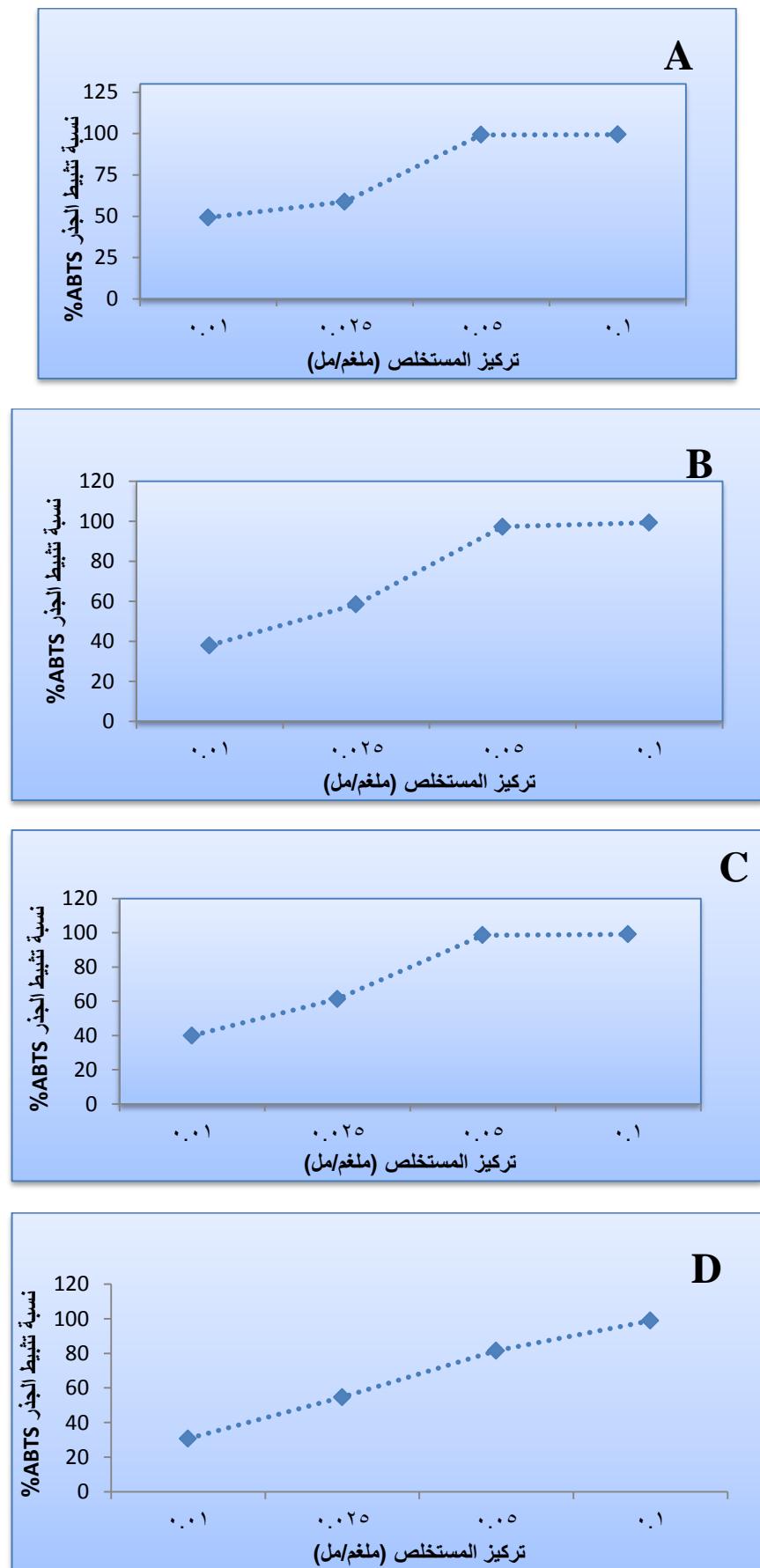
ان انخفاض تركيز الفينولات الكلية بعد 24 ساعة يمكن تفسيره وفق القانون الثاني لـ Fick اذ أن التوازن النهائي يحصل بين المادة المذابة في المستخلص والمذيب بعد وقت معين لذا فأن وقت الاستخلاص الاضافي غير ذي فائدة في استخلاص مضادات الاكسدة الفينولية ، فضلا عن أن إطالة وقت الاستخلاص ربما يؤدي الى اكسدة الفينولات سواءً عن طريق التعرض للضوء او الاوكسجين (19).
و في ضوء ما تقدم من نتائج تم تحديد مدة استخلاص قدرها 24 ساعة كأفضل مدة لاستخلاص مضادات الاكسدة و تم استخدامها في مراحل الدراسة اللاحقة.



شكل(11) : تأثير مدة الاستخلاص في تركيز الفلافونويدات من اوراق الشاي الاخضر.



شكل(12): تأثير مدة الاستخلاص في تركيز الفينولات من اوراق الشاي الاخضر.



الشكل (13): الفعالية المضادة للأكسدة في مستخلص الشاي الأخضر عند مدة استخلاص :
A- 6 ساعات ، B- 12 ساعة ، C- 36 ساعة ، D- 48 ساعة .

Reference

- 1- **Juntachote**, T.; Berghofer, E.; Bauer, F. and Siebenhandl, S. (2006). The application of response surface methodology to production of phenolic extracts of lemon grass, galangal , holy basil and rosemary . International Journal of Food Science and Technology . 41: 121-133.
- 2- **El-Hela**, A. and Abdullah, A.(2010). Antioxidant and antimicrobial activities of methanol extracts of some *Verbena* species : *in vitro* evaluation of antioxidant and antimicrobial activity in relation to polyphenolic content . Journal of Applied Sciences Research , 6 (6) :683-689 ,2010.
- 3- **Budrat**, P. and Shotipruk, A. (2008). Extraction of phenolic compounds from fruits of Bitter Melon (*Momordica charantia*) with subcritical water extraction and antioxidant activities of these extracts. Chiang Mai J. Sci. 2008; 35(1): 123-130.
- 4- **Merken** , H.M. ; Merken ,C.D. and Beecher , G.R.(2001). Kinetics method for the quantitation of anthocyanidins , flavonols and flavones in food. J. Agric. Food Chem. 2001 ,49, 2727-2732.
- 5- عبد الكاظم ، علي و الوزني ، وفاء صادق و رحيم ، زهراء (2013) غربلة بعض المستخلصات النباتية المحلية من حيث المحتوى الفينولي و الفلافونيدي و تقييم فاعليتها المضادة للاكسدة و المضادة لبكتيريا *S. aureus* . مجلة جامعة كربلاء - العدد الخاص بوقائع المؤتمر العلمي الاول لكلية العلوم – المجلد الثاني- 2013 .
- 6- **Ahmed**, I. ;Mehmood, Z. and Mohammad, F. (1998). Screening of some Indian medicinal plants for their antimicrobial properties .J. Ethnopharmacol .62: 183-193 .
- 7- **Kosalec**, I.;Pepelnjak, S.; Bakmaz, M. and Vladimir –Kneževic, S. (2005). Flavonoid analysis and antimicrobial activity of commercially available propolis products. Acta. Pharm. 55(2005) 423 – 430.
- 8- **Shrififar** , F. ; Yassa , N. and Shafiee , A. (2003). Antioxidant activity of *Otostegia persica* (Labiatae) and its constituents. Iranian Journal of Pharmaceutical Research (2003) 235-239.
- 9- **Harborne**, J.B. (1973). Phytochemical Methods. A Guide to modern techniques of plant analysis. London, Chapman and Hall.
- 10- **Moure**, A.; Cruz , J.M.; Franco , D.; Dominguez, J.M.; Siherio, J. and Dominguez, H.(2001). Natural antioxidants from residual sources. Food Chemistry , 72 , pp.145–171 , 2001 .
- 11- **Perva-Uzunalić**, A.; Škerget, M.; Knez, Ž.; Weinreich, B.; Otto, F. and Grüner, S. (2006). Extraction of active ingredients from green tea (*Camellia sinensis*) : Extraction efficiency of major catechins and caffeine . Food Chemistry 96 : 597 – 605 .
- 12- **Mohammedi** , Z. and Atik , F. (2011). Impact of solvent extraction type on total polyphenols content and biological activity form *Tamarix aphylla* (L.) karst. International Journal of Pharma and Bio Sciences, Vol.2/Issue – 1/Jan – Mar. 2011. ISSN 0975 – 6299. PP. 609 – 615 .
- 13- **Jokić**, S.; Velić, D.; Bilić, M.; Bucić – Kojić, A.; Planinić, M. and Tomas, S. (2010). Modelling of the process of solid – liquid extraction of total polyphenols from soybeans. Czech. J. Food Sci. Vol.28, 2010, No.3: 206 – 212.
- 14- **Koffi**, E.; Sea, T.; Dodehe, Y. and Soro, S. (2010). Effect of solvent type on extraction of polyphenols from twenty three Ivorian plants. Journal of Animal and Plant Sciences , 2010. Vol. 5 , Issue 3: 550 – 558.
- 15- **Cai**, W.; Gu, X. and Tang, J. (2010). Extraction , Purification and characterization of flavonoids from *Opuntia milpa alta* skin. Czech. J. food Sci. Vol. 28, 2010, No. 2: 108-116.
- 16- الحيدري ، نظام كاظم و المصلح، رشيد محجوب (1989).الاحياء المجهرية الصناعية . الطبعة الاولى-جامعة بغداد.
- 17- **Akroum**, S.; Satta, D. and Lalaoui, K. (2009). Antimicrobial, antioxidant, cytotoxic activities and phytochemical screening of some Algerian plants. European Journal of Scientific Research. ISSN 1450 – 216X, Vol.31, No. 2 (2009), pp: 289 – 295.
- 18- **Ardekani**, M.R.S.; Khanavi, M., Hajimahmoodi, M.; Jahangiri, M. and Hadjiakhoondi, A.(2010). Comparison of antioxidant activity and total phenol contents of some date seed varieties from Iran. Iranian Journal of Pharmaceutical Research (2010), 9(2): 141 – 146.
- 19- **Chan**, S.W.; Lee, C.Y.; Yap, C.F.; Wan Aida, W.M. and Ho, C.W. (2009). Optimisation of extraction conditions for phenolic compounds from limau purut (*Citrus hystrix*) peels. International Food Research Journal 16:203-213 (2009).

- 20-** Turkmen, N. ;Velioglu, Y. S. ; Sari, F. and Polat, G. (2007). Effect of extraction condition on measured total polyphenol contents and antioxidant and antibacterial activities of black tea. *Molecules*, 2007, 12, 484 – 496, ISSN. 1420 – 3049.
- 21-** Uma, D.B ; Ho, C.W. and Wan Aida , W.M.(2010). Optimization of extraction Parameters of total Phenolic compounds from Henna (*Lawsonia inermis*) leaves. *Sains Malaysiana* 39(1)(2010):119 – 128 .
- 22-** Lapornik, B.; Prosek, M. and Wondra, A.G.(2005).Comparison of extracts prepared from plant by-products using different solvents and extraction time . *Journal of Food Engineering* 71 : 214–222.
- 23-** Luthria, D.L.; Mukhopadhyay, S. and Kwansa, A.L. (2006). A systematic approach for extraction of phenolic compounds using parsley (*Petroselinum crispum*) flakes as a model substrate. *Journal of the Science of Food and Agriculture* . 86 : 1350 – 1358 (2006).
- 24-** Ciou, J.Y.; Wang, C.C.R.; Chen, J. and Chiang, P.Y.(2008). Total phenolics content and antioxidant activity of extracts from dried water caltrop (*Trapa taiwanensis nakai*) hulls . *Journal of Food and Drug Analysis* , Vol.16 , No.2 , 2008 , pages 41 – 47 .
- 25-** Loganayaki, N. ;Siddhuraju, P. and Manian, S. (2011). Antioxidant activity and free radical scavenging capacity of phenolic extracts from *Helicteres isora* L. and *Ceiba pentandra* L. *J. Food Sci. Technol.* Doi 10.1007/s 13197 – 011- 0389 – x. Springer. 5, May, 2011.
- 26-** Konaté, K.; Kiendrébéogo, M.; Ouattara, M.B.; Souza, A.; Lamien – Meda, A.; Nongasida, Y.; Barro, N.; Millogo-Rasolodimby, J. and Nacoulma, O.G. (2011). Antibacterial potential of aqueous acetone extracts from five medicinal plants used traditionally to treat infectious diseases in Burkina Faso. *Current Research Journal of Biological Sciences* 3(5): 435 – 442, 2011. ISSN: 2041 – 0778.
- 27-** Jakopič, J.; Veberič, R. and Štampar, F. (2009) . Extraction of phenolic compounds from green walnut fruits in different solvents . *Acta Agriculturae Slovenica* , 93 – 1, maj. 2009 Str. 11 – 15 .