



## تقدير المحتوى الفينولي والفلافونيدي والفاعلية المضادة للأكسدة لثمار نبات البامية

\*عائشة إدريس عبدالله<sup>1</sup> وإبراهيم علي عزاقمة<sup>2</sup> وفاطمة علي معتوق<sup>1</sup> ومحمد علي الوحش<sup>3</sup>

<sup>1</sup> قسم علم الحيوان، كلية العلوم، جامعة سبها، ليبيا

<sup>2</sup> قسم الإنتاج الحيواني، كلية الزراعة، جامعة سبها، ليبيا

<sup>3</sup> قسم علم الكيمياء، كلية العلوم، جامعة سبها، ليبيا

### الكلمات المفتاحية:

البامية  
الفينولات  
الفلافونيدات  
المواد الفعالة  
مضادات الاكسدة

### الملخص

تعد البامية محصولاً نباتياً ذا قيمة غذائية عالية؛ نظراً لأنها غنية بالألياف والعديد من المعادن والفيتامينات المهمة بالإضافة إلى المركبات الفينولية والفلافونيدية ذات الخصائص البيولوجية، التي تلعب دوراً مضاداً للأكسدة وتدخل في العديد من الأنشطة البيولوجية للإنسان، لذلك هدفت الدراسة إلى تقدير المحتوى الفينولي و الفلافونيدي والفاعلية المضادة للأكسدة لثمار نبات البامية، تم اتباع طريقة الاستخلاص المائي للنبات، كما وقد أجريت الاختبارات النوعية والكمية للمركبات الفعالة في المستخلص بالإضافة إلى قياس القدرة الكلية المضادة للأكسدة في النبات، أظهرت النتائج أن النبات يحتوي على بعض العناصر الفعالة كالفلافونيدات، القلويدات، التربينات، التانينات والصابونين، كما تم اختبار التقدير الكمي لمحتوى النبات من المركبات الفينولية والفلافونيدية، وذلك باستخدام طريقة كاشف Folin-Ciocalteu و طريقة كلوريد الألمنيوم  $AlCl_3$  على التوالي، أظهرت النتائج احتواء الثمار على نسب عالية من الفلافونيدات قدرتها  $662.8 - 639.9$   $mg/100GA$ ، بينما محتوى المستخلص من الفينولات قدره  $367.26 - 366.84$   $mg/100GA$ ، كما تم تقدير الفاعلية المضادة للأكسدة باستخدام اختباري Phosphomolybdate Test قدرتها  $2.02$   $mg/g$ ، وفي اختبار Hydroxyl Test كانت النتائج  $64.52\%$  و  $66.17\%$  و  $82.16\%$  للتراكيز  $20\%$ ،  $40\%$ ،  $60\%$ ، أثبتت الدراسة أن النبات غني بالمركبات الفعالة ومضادات الأكسدة.

## Determination of Phenol and Flavonoid Content and Total Anti-Oxidant for Abelmoschus Esculentus

\*Aisha Idriss Abdullah <sup>a</sup>, Ibrahim Ali Azaga <sup>b</sup>, Fatima Ali Matoug <sup>a</sup>, Mohamed Ali Alwahsh <sup>c</sup>

<sup>a</sup>Zoology Department, Faculty of Science, Sebha University, Sebha, Libya

<sup>b</sup>Department of Animal Production, Faculty of Agriculture, Sebha University, Sebha, Libya

<sup>c</sup>Chemistry Department, Faculty of Science, Sebha University, Sebha, Libya

### Keywords:

Abelmoschus esculentus  
Antioxidants  
Flavonoids  
Phytochemical  
Phenols

### ABSTRACT

Abelmoschus esculentus is a vegetable crop with high nutritional value. Since it is rich in fibers and many important minerals and vitamins, in addition to flavonoid and phenolic compounds with high biological properties, which play an antioxidant role and are involved in many important activities in the body. The study aimed to estimate the phenolic and flavonoid content and the antioxidant activity of the okra plant. The method of aqueous extraction of the plant was followed. Qualitative and quantitative tests were conducted for the active compounds in the extract, in addition to measuring the total antioxidant capacity of the plant. The results showed that the plant contains some active elements such as flavonoids, alkaloids, terpenes, tannins and saponins, and the quantitative determination of the plant content of flavonoids and phenolic compounds were tested, using the Folin-Ciocalteu reagent method and the  $AlCl_3$  aluminium chloride method, the results showed the plant contained high levels of flavonoids estimated at  $639.9 - 662.8$   $mg/100 GA$ , while the extracted content of phenols was estimated at  $336.84 - 367.26$   $mg/100 GA$ , and the antioxidant activity was

\*Corresponding author:

E-mail addresses: [ae.salim@Sebhau.edu.ly](mailto:ae.salim@Sebhau.edu.ly), (I. Azaga) [Ibr.azaga@sebhau.edu.ly](mailto:Ibr.azaga@sebhau.edu.ly), (F. Matoug) [Fat.abdullah@sebhau.edu.ly](mailto:Fat.abdullah@sebhau.edu.ly),

(M. Alwahsh) [moh.alwahsh@sebhau.edu.ly](mailto:moh.alwahsh@sebhau.edu.ly)

Article History : Received 20 March 2023 - Received in revised form 23 October 2023 - Accepted 29 January 2024

estimated using the Phosphomolybdate Test, the results were estimated at g/2.02mg, and in the Hydroxyl Test, the results were 64.52%, 66.17%, and 82.16. % for concentrations of 20%, 40% and 60%. The study proves that the plant is rich in effective compounds and antioxidants.

## 1. المقدمة

البامية (*Abelmoschus esculentus*) والمعروفة أيضاً باسم أصابع السيدة، نشأت في إفريقيا وتم إدخالها إلى الصين من الهند في أوائل القرن العشرين، هي محصول نباتي اقتصادي ينتهي إلى عائلة الملوخية Malvaceae [1] له عدة أسماء متداولة في العديد من الدول، تعرف في الهند بـ bhindi، وفي تايلاند تعرف بـ krajiab kheaw، في جنوب شرق آسيا تسمى kacang bendi و bhindi وغيرها من الأسماء، فهي معروفة في الشرق الأوسط باسم البامية [2] يحتوي نبات البامية على العديد من العناصر الغذائية والمواد الكيميائية النباتية المهمة، حيث يمتلك عددًا من الأنشطة البيولوجية بما في ذلك مضادات الأكسدة ومضادات الالتهابات ومضادات البكتيريا ومضادات السرطان ومضادات السكري [3].

## 2. المواد وطرق العمل

### 2.1 تجميع النبات Plant Collection

تم شراء ثمار البامية من السوق المحلي وغسله بالماء المقطر وتنظيفه وإزالة الغبار والشوائب العالقة به.

### 2.2 تحضير المستخلص النباتي Preparation of extract plant

1. تم غسل ثمار البامية ونقعها في الماء المقطر لمدة 9 ساعات،
2. ثم نقل محلول النقع ووضع في حمام مائي عند درجة حرارة 60م° لمدة 30 دقيقة.
3. ترك محلول النقع يبرد في درجة حرارة الغرفة ثم رُشح بقطعة قماش من الشاش الطبي المعقم.
4. بعد ذلك وضع الراشح في إناء مغطى بورق الزبدة المانع للاتصاق ثم وضع في المجفف عند درجة حرارة 45م° لمدة ثلاث أيام حتى جفت تماماً.
5. بعد التجفيف تم طحن المستخلص بواسطة مطحنة كهربائية، حتى تم الحصول على مسحوق ناعم معد للاستخدام [1].

### 3.2 تحضير المحاليل العيارية

- محلول كلوريد الحديدك: تركيز 5% حضر بإذابة 5 جرام من كلوريد الحديدك في 100 مل ماء مقطر.
- كاشف فولين Folin-Ciocalteu: حضر بإذابة 10 جرام من تنجستات الصوديوم، و 2.5 جرام من صوديوم مولبيدات في 70 مل ماء مقطر، كما تم إضافة 5 مل من حمض الفسفوريك بتركيز (85%) وحمض الهيدروكلوريد 10 مل وضع في دورق متصل بمكثف حتى يعاد تدفق سريان المحلول لمدة عشر ساعات [26].
- محلول كلوريد الألومنيوم  $AlCl_3$  تركيز 10%: تم إذابة 10 جرام من كلوريد الألومنيوم في 100 مل ماء مقطر.
- محلول نترات الصوديوم  $NaNO_3$  بتركيز 5%: أخذ 5 جرام من نترات الصوديوم وتم إذابتها في 100 مل ماء مقطر.
- محلول هيدروكسيد الصوديوم NaOH تركيز 1 مولاري حضر وفقاً للمعادلة = الوزن الجزيئي × التركيز × الحجم المطلوب / 1000 مل.

- كاشف دراكندورف Dragendorff reagent: حضر بإذابة 16 جرام من يوديد البوتاسيوم في 40 مل ماء مقطر [26].
- محلول حمض الجاليك القياسي: حضرت سلسلة قياسيه بتركيز محصورة بين (20، %، 40، %، 60، %، 80، %، 100) أخذ 200 ميكرو من المحلول ووضع في أنابيب وأضيف إليها 1.5 مل من كاشف فولين ووضع في مكان مظلم لمدة 5 دقائق تم أضيف إليها 1.5 مل من هيدروكسيد الصوديوم تركيز 1 مولاري وتركت لمدة ساعتين، تم قياسها عند طول موجي 765 نانومتر، أيضاً أخذ 1 مل من المستخلص وطبق عليه نفس الخطوات السابقة للسلسلة العيارية [27]
- محلول الكيرستين القياسي: تم تحضير سلسلة عيارية من محلول الكيرستين بتركيز (20، %، 40، %، 60، %، 80، %، 100) أخذ 1 مل من المحلول ووضع في أنابيب وأضيف إلى كل منها 1 مل من كلوريد الألومنيوم وتركت لمدة 10 دقائق، تم قراءة الامتصاص عند طول موجي 510 نانومتر، أيضاً أخذ 1 مل من المستخلص وطبق عليه نفس الخطوات السابقة للسلسلة العيارية [27]
- تم تحضير محلول يحتوي على فوسفات الصوديوم 28mM مولبيدات الامونيوم 4mM وحمض الكيرتيك 0.06mM

## 4.2 التقدير النوعي للمركبات الكيميائية لثمار البامية Qualitative compounds of phytochemical

### 1.4.2 الفلافونويدات Flavonoids

تم الكشف عنها بوضع 1 جم من مطحون النبات أنبوبة اختبار وإضافة 10 مل من محلول الإيثيل أسيتات ثم خلطه وتسخينه على حمام مائي عند 45م° لمدة 5 دقائق، ثم رُشح المحلول وأضيف عليه 1 مل من حمض الهيدروكلوريد [2].

### 2.4.2 الفينولات phenols

تم وضع 1 مل من المستخلص النباتي وأضيف عليه قطرات قليلة من  $FeCl_3$  محلول كلوريد الحديدك [3].

### 3.4.2 الصابونين Saponin

وفقاً للطريقة المتبعة وذلك بوضع 0.5 جم من مطحون النبات، تم غلها في 20 مل ماء مقطر لمدة 15 دقيقة، ترك الخليط ليبرد ثم يرح بقوة لمدة دقيقتين، اختبار الرغوة الثاني ويحضر بإضافة كمية صغيرة من المستخلص النباتي مع الماء ويرج [4] [28]

### 4.4.2 المنشطات Steroids

كشفت عنها باختبار Salvoski وذلك بإذابة 1 مل من المستخلص النباتي في 1 مل من الكلوروفورم و حمض الكبريتيك المركز  $H_2SO_4$  [3]

### 5.4.2 التانينات Tannins

تمت إضافة 1 مل من المستخلص النباتي في 20 مل من الماء المقطر، ثم رشح و أضيف إليه 2 مل من كلوريد الحديدك تركيز 5% [5].

### 6.4.2 الفلويديات Alkaloids

كشفت عنها باستخدام كاشف دراكندورف Dragendorff reagent حيث نفع

تقدير المحتوى الفينولي و الفلافونيدى و الفاعلية المضادة للأكسدة لثمار نبات البامية 100 جرام من المستخلص النباتي في 5مل من الميثانول، ثم رشح المزيج وأخذ 2 مل من الرشاحة مع 5مل من HCl بتركيز 1% أخذ 1 مل من المحلول وأضيف عليه قطرات من كاشف دراكندورف [6].

## 5.2 التقدير الكمي للمركبات الكيميائية في ثمار البامية Quantitative estimation of phytochemical compounds

### 1.5.2 تقدير محتوى الفلافونويدات الكلي Determination of total Flavonoids Content

في هذا الاختبار استخدمت طريقة كلوريد الألومنيوم اللوني لقياس محتوى الفلافونويدات وذلك بإضافة 0.25 مل من المستخلص إلى 1.25 مل من الماء المقطر، ثم أضيف 0.075 مل و بتركيز 5% نترات الصوديوم إلى الخليط وتركت لمدة 5 دقائق في درجة حرارة الغرفة، بعد ذلك تمت إضافة 0.15 مل من كلوريد الألومنيوم بتركيز 10%، ترك الخليط لمدة 6 دقائق وأضيف إليه 0.5 مل هيدروكسيد الصوديوم بتركيز 1 مولاري وخفف مع 0.275 مل من الماء المقطر، تم قراءة محلول التفاعل عند الطول الموجي 510 نانومتر باستخدام مقياس طيفي، تم استخدام مادة الكيرستين كمعيار لمنحنى المعايرة [31][7,1].

منحنى المعايرة: يأخذ 100 ملغ من الكيرستين في 50 مل ميثانول ثم يحضر سلسلة عيارية من المحلول حسب التراكيز (20%، 40%، 60%، 80%، 100%) ويكمل الحجم لكل تركيز بالميثانول وبعد ذلك تقاس الامتصاصية عند طول موجي 510 نانومتر.

### 2.5.2 تحديد المحتوى الفينولي الكلي Determination of total phenol content

تم تقدير المحتوى الفينولي باستخدام اختبار كاشف فولين Folin Ciocalteu أضيف 1 مل من المستخلص النباتي إلى 5مل من كاشف فولين المخفف بعشرة أضعاف (1 مل من كاشف فولين مضاف إليه 10 مل ماء مقطر) ثم أضيف عليه 4مل من كربونات الصوديوم Na<sub>2</sub>CO<sub>3</sub> بتركيز (75 جم/لتر) [29]. ترك المحلول عند 20م° لمدة 30 دقيقة، سجلت القراءة عند طول موجي 765 نانومتر باستخدام مقياس الطيف الضوئي، استخدم محلول حمض الجاليك كمعيار لمنحنى المعايرة [8,9].

منحنى المعايرة: وضع 100 مل من حمض الجاليك في 50 مل ماء مقطر، ثم حضرت منه سلسلة عيارية بتراكيز (20%، 40%، 60%، 80%، 100%) وتقاس الامتصاصية عند طول موجي 765 نانومتر.

### 3.5.2 تقدير الفعالية المضادة للأكسدة Determination of total Antioxidant

هي قياس قدرة المستخلص أو المركب لتثبيط الجذور الحرة أو إيقاف عملية الأكسدة، حيث تقدر الفعالية المضادة للأكسدة بعدة طرق من بينها اختبار (DPPH)، 2,2-Diphenyl-1-picrylhydrazyl، Phosphomolybdate (FRAP) Ferric reducing antioxidant و Hydroxyl radical(OH)، (PM)، (ABTS) -azinobis(3- ethylbenzothiazoline 6-sulfonate)، power Total radical trapping parameter (TRAP) (O<sub>2</sub>)، superoxide radical هذه الدراسة تم إجراء اختبار OH، PM، [9-11].

4.5.2 اختبار موليبديات الفوسفات (PM) Phosphomolybdate Test في هذا الاختبار تحدد القدرة المضادة للأكسدة من خلال تشكل مركب فوسفوموليبدينيوم بواسطة المستخلصات النباتية التي تحتوي على مركبات مضادة للأكسدة، حيث يكون معقد ذو لون اخضر يتشكل في وسط حمضي يمتص عند طول موجي 695nm [30].  
طريقة العمل:

- تم تحضير محلول يحتوي على فوسفات الصوديوم (28mM) موليبديات الامونيوم (4mM) وحمض الكبريتيك (0.06mM).
- تم تحضير تراكيز مختلفة من حمض الأسكوربيك محصورة بين 0.02mg/ml و 0.20mg/ml
- تحضرة عدة تراكيز مخففة من المستخلص النباتي تتراوح بين 0.02 - 0.2 mg/ml
- في أنابيب اختبار تم إضافة 0.3ml محلول حمض الأسكوربيك والمستخلص كل على حدا، ثم تم إضافة 3ml من المزيج وضع المحلول في حمام مائي عند درجة حرارة 95 م° لمدة 90 دقيقة، ترك المحلول يبرد في درجة حرارة الغرفة، تم قراءة الامتصاصية عند الطول الموجي 695nm، تم تعيين القدرة الكلية المضادة للأكسدة Total Antioxidant Capacity (TAC) بحساب المقدار العلاقة التالية:

$$TAC=K/'K$$

TAC: القدرة الكلية المضادة للأكسدة، K: ميل منحنى المستخلصات، 'K: ميل المنحنى القياسي لحمض الأسكوربيك

### 5.5.2 اختبار النشاط المثبط لجذر الهيدروكسيل Hydroxyl radical

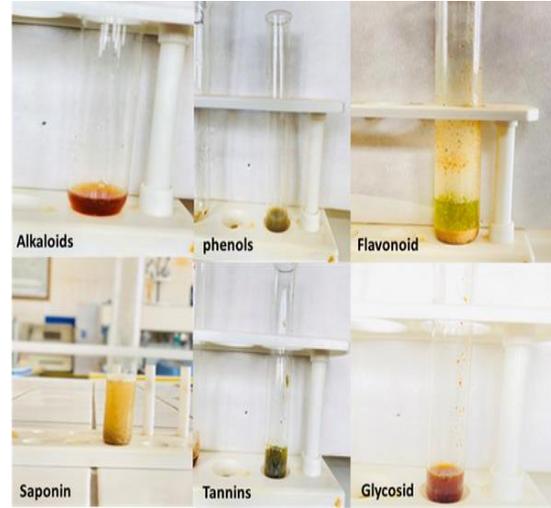
في هذا الاختبار تم تقدير النشاط المثبط لجذر الهيدروكسيل لقياس القدرة الكلية للأكسدة في ثمار البامية، وذلك من خلال إنتاج جذر OH من تفاعل FeSO<sub>4</sub> مع H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>، ويكشف عنه بالتفاعل مع سيلسيولات الصوديوم. حيث يوجد محلول كبريتات الحديدوز بتركيز (8 mM) ، 0.5 مل من H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> بتركيز 6mM وتراكيز مختلفة من المستخلص النباتي، وايضا 0.2 مل من سيلسيولات الصوديوم (20mM) بعده يتم حضانة خليط التفاعل في درجة حرارة 37م° لمدة ساعة، ومن تم قراءة الكثافة الضوئية لمعقد hydroxylated salicylate عند طول موجي 562 نانومتر [9].

طريقة العمل:

- في أنابيب اختبار حضرت عينة الشاهد بإضافة 1.800ml من خليط التفاعل وحضن عند درجة حرارة 37م° لمدة ساعة.
- حضرت تراكيز مختلفة من المستخلص النباتي بتركيز 20%، 40%، 60%.
- تم تحضير العينة بإضافة 0.2ml من المستخلص في أنابيب اختبار، ثم أضيف 1.800ml من خليط التفاعل وحضن في درجة حرارة 37م° لمدة ساعة.
- حضر خليط التفاعل لعينة الشاهد مع عدم إضافة sodium salicylate. تم حساب النسبة المئوية للنشاط المثبط حسب المعادلة التالية: Scavenging rate = [1-(A1-A2)/A0] × 100%
- الكثافة الضوئية للشاهد A1 . الكثافة الضوئية للعينة A2 . الكثافة الضوئية في غياب sodium salicylate A0.

## 3. النتائج والمناقشة

تضمنت الاختبارات الكشف عن بعض العناصر الفعالة الموجودة في النبات وذلك من خلال إجراء اختبارات نوعية مختلفة، تعتمد هذه التفاعلات إما بتشكيل راسب أو بتغير في اللون بواسطة الكواشف الخاصة بكل عائلة من المركبات الفعالة، وكانت نتائج اختبارات الكشف النوعية التي تم تطبيقها في اختبار الفلافونيدات بعد إضافة محلول أيثيل الأسيتات كان ظهور اللون الأخضر دليل على وجودها، بينما الفينولات كانت إضافة قطرات من كلوريد الحديدك أدت إلى ظهور اللون الأخضر المزرق الذي أكد وجودها، أما بالنسبة للصابونين لوحظ بعد الرج تشكل الرغوة وهذا ما يثبت وجودها، بينما في اختبار الكشف عن المنشطات كان تشكل اللون الأحمر الكرزى بعد إضافة الكلوروفورم و حمض الكبريتيك إشارة على وجوده في النبات، بعد إضافة كلوريد الحديدك إلى المستخلص كان ظهور اللون الأخضر الداكن دليل على وجود التانينات، في اختبار القلويدات تم إضافة قطرات من كاشف دراكندورف الذي أدى إلى ظهور اللون البرتقالي الذي دل على وجوده كما هو موضح في الشكل 1.

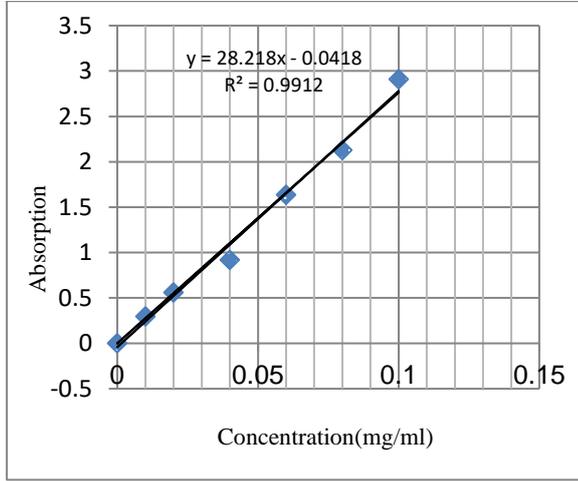


شكل 1: صورة توضح اختبارات الكشف النوعي

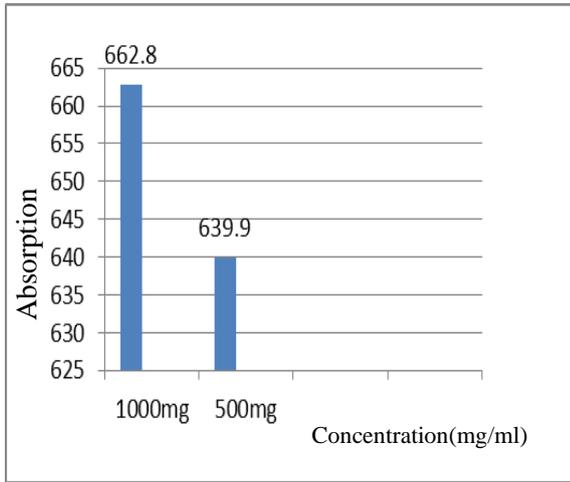
طبقاً لنتائج اختبارات الكشف الكيميائي الأولي تبين بأن نبات البامية يحتوي على أنواع مختلفة من المركبات الطبيعية، بالتالي تشير هذه النتائج إلى توقعات جيدة للنشاط البيولوجي للنبات خاصة وأن هذه المركبات من المعروف أنها تشارك في العديد من الأنشطة البيولوجية في الجسم، من بينها خصائص مضادة للسكري مضادات للأكسدة، مضادات للفطريات ومضادات للفيروسات. هذه النتائج متفقة مع ما توصل إليه عدد من الباحثين الذين أجرؤ الاختبارات على نفس النبات [13,12]

## 1.3 التقدير الكمي للمركبات الكيميائية في ثمار البامية

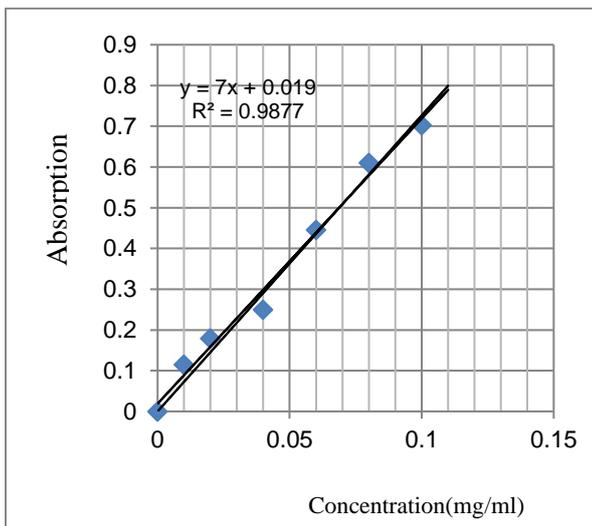
تم تقدير كمية مركبات الفلافونويدات والفينولات الكلية للمستخلص النباتي باستعمال معادلة مستنبطة من المنحنى القياسي للكبرستين وحمض الجاليك، وقد اظهرت النتائج أن كمية الفلافونويدات الكلية تتراوح بين 639.90-662.8mg/100gQC، بينما كانت كمية الفينولات 336.84-367.26 mg/100gQC تتراوح بين الأشكال 2-3.



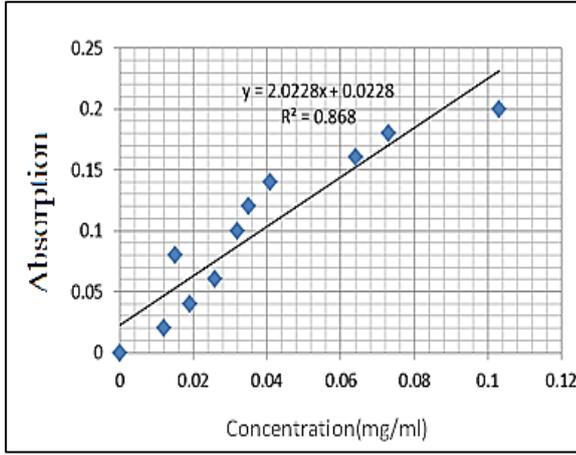
شكل 2: يوضح المنحنى العياري للكبرستين



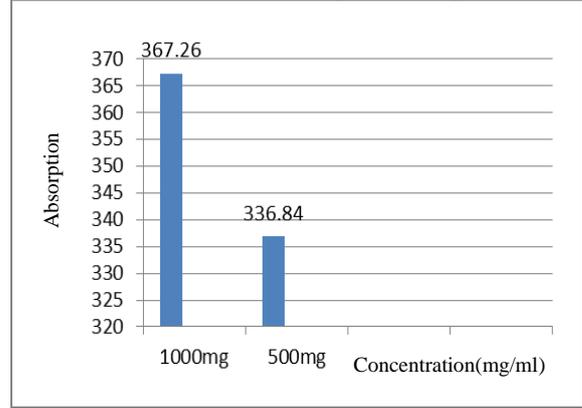
شكل 3: يوضح كمية الفلافونيدات بالمبلغ مكافئ للكبرستين



شكل 4: يوضح المنحنى القياسي لحمض الجاليك



شكل 7: يوضح المنحنى القياسي للمستخلص في اختبار موليبدات الفوسفات.

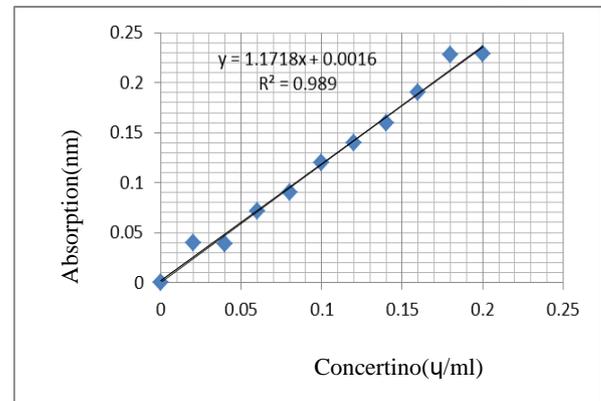


شكل 5: يوضح كمية عديدات الفينول بالمجم مكافئ لحمض الجاليك

بينت نتائج التقدير الكمي أن المستخلص يحتوي على كمية عالية من الفلافونويدات مقارنة بمركب الفينول عند مقارنتها مع الدراسات السابقة كانت نسبة الفلافونويدات المتحصل عليها في هذه الدراسة أعلى بكثير مقارنة بالدراسة التي أجراها [1] والتي قدرت بـ 8.18–18.72 mg/100gCE بينما كانت الفينولات أعلى بكثير مقارنة مع المتحصل عليها في الدراسة الحالية النبات وجد ان نسبة الفلافونويد تتراوح بين 4.66 to 49.93 mg/100gGAE & 9.50±1.1mgCE وتراوح الفينولات بين 7.90±0.1mgCE & 68.84±0.3mg في كل من اللب والبذور كان GA 10.75 ±0.02 mg /100g و 65.98±0.3mg GA على التوالي ، كما أشار [15] في دراسته إلى أن المحتوى الكلي من الفينول الفلافونيدات في دراسته كانت 141 mg/100 g GA و 147mg/g100 QC و 142.48±0.02 GA ، كما ذكر [16] بأن نسبة الفينولات و التوالي وقد تباينت النسب بين المركبين في جميع الدراسات السابقة مقارنة بالدراسة الحالية ويرجع هذا الاختلاف إلى طريقة الاستخلاص ونوع المذيب المستخدم في الاستخلاص، ومن جهة أخرى قد تعزى هذه الاختلافات إلى الموقع الجغرافي ووقت جني المحصول والظروف المناخية لكل دولة.

### 2.3 اختبار موليبدات الفوسفات (PM) Phosphomolybdate test

أظهرت نتائج الاختبار الفاعلية المضادة للأكسدة وذلك من خلال معادلة خطية مستنبطة تم تحديدها باستخدام حمض الأسكوربيك، حيث أظهرت النتائج أن كمية مضادات الأكسدة في المستخلص النباتي قدرت بـ 2.02mg/g كما هو موضح في الأشكال 6 و 7.



شكل 6: يوضح المنحنى القياسي لحمض الأسكوربيك في اختبار موليبدات الفوسفات

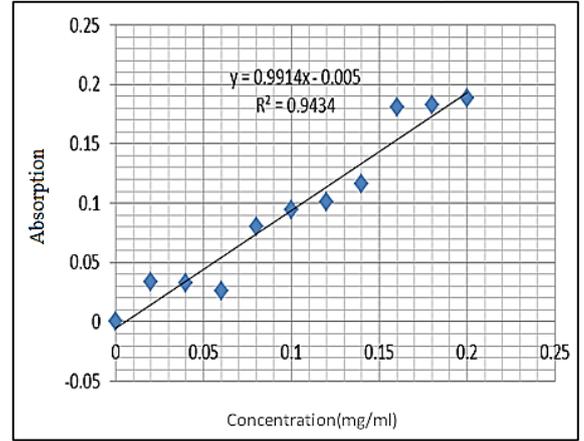
في اختبار موليبدات الفوسفات نجد أن المستخلص النباتي يمتلك فعالية مضادة للأكسدة تعمل على إرجاع شوارد الموليبدات Mo(IV) إلى شوارد الموليبدات Mo(V) ومن النتائج المشار إليها تبين أن النبات يمتلك فعالية مضادة للأكسدة، ويرجع السبب إلى أن اختبار موليبدات الفوسفات الذي يستخدم لقياس قدرة مضادات الأكسدة الغير أنزيمية التي تذوب في الماء والدهون [17] كالفيتامينات A , E, C ، وبالنظر إلى الدراسات السابقة وجد أن النبات يحتوي على نسب منها [15, 18, 19] وفي دراسات سابقة أجراها باحثون على نفس النبات باستخدام اختبار DPPH قام بها [20] تراوحت القدرة المضادة للأكسدة في مستخلص البامية الأرجوانية 417.54 mg/100g بينما كانت في مستخلص البامية الخضراء 341.43mg/100g ويرجع السبب لقدرة اختبار DPPH الذي يعتمد على نسبة إرجاع الجذر DPPH في وجود مركب مضاد للأكسدة قادر على منح إلكترون أو جذر هيدروجيني [21]. ترجع الفعالية المضادة للأكسدة في اختبار DPPH إلى قدرة المركبات الفينولية في المستخلصات النباتية على منح إلكترونات أو ذرات هيدروجين لتخلص من الجذور الحرة، بسبب احتواء المركبات الفينولية على مجاميع الهيدروكسيل المانحة للهيدروجين [22, 23].

### 3.3 اختبار النشاط المثبط لجذر الهيدروكسيل Hydroxyl Test (OH) radical

تم استعمال المستخلص النباتي لتقدير النشاط المثبط لجذر الهيدروكسيل وقد كانت النتائج 64.52% و 66.17% و 82.16% للتراكيز 20% و 40% و 60% على التوالي كما في الأشكال (8، 9). بينت النتائج في اختبار النشاط المثبط لجذر الهيدروكسيل ويرجع السبب إلى قدرة مستخلص ثمار البامية على اختزال أيون الحديد في تفاعل Fenton [9] علاوة على ذلك فقد وجد ان أغلب التأثيرات ترجع إلى قدرة المركبات الفينولية على أعطاء الهيدروجين حيث تعتبر المستخلصات النباتية معطي جيد للإلكترونات مما يسرع من تحويل H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> إلى H<sub>2</sub>O وذلك بسبب قدرة المواد الفينولية المضادة للأكسدة على تثبيط تشكيل جذر الهيدروكسيل [24, 25].

## 4. المراجع الانجليزية

- [1]- H. F. Gemedede, G. D. Haki, F. Beyene, S. K. Rakshit, A. Z. J. F. s. Woldegiorgis, and nutrition, "Indigenous Ethiopian okra (*Abelmoschus esculentus*) mucilage: A novel ingredient with functional and antioxidant properties," vol. 6, no. 3, pp. 563-571, 2018
- [2]- H. O. Edeoga, D. Okwu, and B. J. A. j. o. b. Mbaebie, "Phytochemical constituents of some Nigerian medicinal plants," vol. 4, no. 7, pp. 685-688, 2005.
- [3]- M. Q. Samejo, A. Sumbul, S. Shah, S. B. Memon, and S. J. j. o. p. r. Chundrigar, "Phytochemical screening of *Tamarix dioica* Roxb. ex Roch," vol. 7, no. 2, pp. 181-183, 2013.
- [4]- D. Kardong, S. Upadhyaya, and L. J. J. o. p. r. Saikia, "Screening of phytochemicals, antioxidant and antibacterial activity of crude extract of *Pteridium aquilinum* Kuhn," vol. 6, no. 1, pp. 179-182, 2013.
- [5]- Z. Djaafar, O. M. J. I. L. o. C. Ridha, Physics, and Astronomy, "Phytochemical study of selected medicinal plant, *solanum Nigrum*, the Algerian Desert," vol. 1, pp. 25-30, 2014.
- [6]- S. Al-Daihan, M. Al-Faham, N. Al-shawi, R. Almayman, A. Brnawi, and R. J. J. o. K. S. U.-S. Shafi Bhat, "Antibacterial activity and phytochemical screening of some medicinal plants commonly used in Saudi Arabia against selected pathogenic microorganisms," vol. 25, no. 2, pp. 115-120, 2013
- [7]- V. Barku, Y. Opoku-Boahen, E. Owusu-Ansah, and E. Mensah, "Antioxidant activity and the estimation of total phenolic and flavonoid contents of the root extract of *Amaranthus spinosus*," 2013.
- [8]- P. T. Nguékouo, D. Kuate, A. P. N. Kengne, C. Y. Woumbo, F. A. Tekou, and J. E. J. J. o. F. B. Oben, "Effect of boiling and roasting on the antidiabetic activity of *Abelmoschus esculentus* (Okra) fruits and seeds in type 2 diabetic rats," vol. 42, no. 6, p. e12669, 2018.
- [9]- H. Wang, X. D. Gao, G. C. Zhou, L. Cai, and W. B. J. F. C. Yao, "In vitro and in vivo antioxidant activity of aqueous extract from *Choerospondias axillaris* fruit," vol. 106, no. 3, pp. 888-895, 2008.
- [10]- N. Dasgupta and B. J. F. c. De, "Antioxidant activity of some leafy vegetables of India: A comparative study," vol. 101, no. 2, pp. 471-474, 2007.
- [11]- P. Prieto, M. Pineda, and M. J. A. b. Aguilar, "Spectrophotometric quantitation of antioxidant capacity through the formation of a phosphomolybdenum complex: specific application to the determination of vitamin E," vol. 269, no. 2, pp. 337-341, 1999.
- [12]- P. Jain and R. Jain, "Antidiabetic potential of *Abelmoschus Esculentus* Linn. in alloxan-induced diabetic rat," 2019 .
- [13]- D. Saha, B. Jain, and V. K. J. I. J. P. P. S. Jain, "Phytochemical evaluation and characterization of hypoglycemic activity of various extracts of *Abelmoschus esculentus* Linn. fruit," vol. 3, no. 2, pp. 183-185, 2011.
- [14]- A. Uddin Zim, "Effect Of Okra (*Abelmoschus Esculentus*) Mucilage On Glucose Level And Lipid Profile Of Alloxan-Induced Diabetic Mice," A thesis submitted in the partial fulfillment of the requirements for the ..., 2019 .
- [15]- A. Roy, S. L. Shrivastava, and S. M. J. P. S. T. Mandal, "Functional properties of Okra *Abelmoschus esculentus* L.(Moench): traditional claims and scientific evidence," vol. 1, no. 3, pp. 121-130, 2014.
- [16]- N. E. Majd, H. Azizian, M. R. Tabandeh, and A. J. I. J. o. P. R. I. Shahriari, "Effect of *Abelmoschus esculentus* powder on ovarian histology, expression of apoptotic genes and oxidative



شكل 8: يوضح المنحنى العياري للمستخلص في اختبار الجذر المثبط

للدهيدروكسيل



شكل 9: يوضح النشاط المثبط لتشكل جذر الهيدروكسيل للمستخلص النباتي

## 4. الاستنتاجات

ازداد الاهتمام باستعمال النباتات والاعشاب الطبية في علاج مختلف الأمراض مثل أمراض الأوعية والقلب و أمراض السكر ومختلف الالتهابات وغيرها من الامراض، ولقد أكدت العديد من الدراسات ارتباط علاج هذه الأمراض بالمركبات الطبيعية الفعالة و بمضادات الأكسدة الطبيعية التي تمثل المركبات الفينولية القسم الأكثر انتشاراً في المملكة النباتية والتي تتميز بخصائص مضادة للأكسدة بأليات مختلفة وذلك لتنوع بنيتها التركيبية، ومن خلال هذه الدراسة استنتج ان النبات يحتوي على العديد من المركبات الفعالة التي تندرج تحت مركبات الفينولات و الفلافونيدات بالإضافة إلى فعاليتها المضادة للأكسدة في علاج العديد من الأمراض من بينها مضادة لمضاعفات مرض السكري.

## 6. التوصيات

1. أقتصرت هذه الدراسة ودراسات سابقة على ثمار البامية فقط، لذا ننصح بدراسة جذور وأوراق النبات لمعرفة تركيز المواد الفعالة فيها.
2. تطرقنا في هذه الدراسة إلى اختبارين للمضادات الأكسدة لذا ننصح باستخدام اختبارات أخرى لمعرفة أفضلها من حيث التأثير.
3. ننصح بأجراء دراسة مقارنة بين المستخلص المائي والكحولي.

[25]- [25] Y. Cao and I. J. I. J. o. B. M. Ikeda, "Antioxidant activity and antitumor activity (in vitro) of xyloglucan selenious ester and surfated xyloglucan," vol. 45, no. 3, pp. 231-235, 2009.

#### المراجع العربية

[26]- ابراهيم، ع. م.، خليف، م. ح.، مصطفى، ا. د.، (2002). الطرق العملية لتقدير المكونات الكيميائية في الانسجة النباتية. الجزء الثاني، الطبعة الثانية، منشأة المعارف بالإسكندرية.

[27]- بركة، م. ع.، (2019). تقييم بعض المركبات الكيميائية والفاعلية البيولوجية للمستخلص الخام من ثمار أشجار نخيل التمر ضد بعض العزلات البكتيرية الممرضة. رسالة ماجستير. جامعة سيها، كلية العلوم.

[28]- محمد، ع.، الدليبي، م. ع.، ساعور، ك. ي.، (2009). الكشف عن المركبات الكيميائية والتنقية الجزئية للقلويدات في مستخلصات ثمار، وأوراق وجذور نبات عنب الديب. المجلة العراقية للعلوم، المجلد 50، العدد 3، ص 303-314.

[29]- حذاء، د. م (2017) المساهمة في الدراسة التشريحية والمحتوى الكيميائي وفعالية مستخلص أوراق نبات العرفج، رسالة ماجستير. جامعة ورقلة

[30]- بلفار، ا. (2018)، دراسة القدرة المضادة للأكسدة وللبيكتيريا وللتآكل للمستخلصات الفينولية أطروحة دكتوراه، جامعة قاصدي مرياح ورقلة، كلية الرياضيات وعلوم المادة.

stress in diabetic rats fed with high fat diet," vol. 18, no. 1, p. 369, 2019.

[17]- A. B. Aliyu, M. A. Ibrahim, A. M. Musa, A. O. Musa, J. J. Kiplimo, and A. O. J. A. P. P. Oyewale, "Free radical scavenging and total antioxidant capacity of root extracts of *Anchomanes difformis* Engl.(Araceae)," vol. 70, no. 1, pp. 115-21, 2013.

[18]- S. Fan *et al.*, "Extract of okra lowers blood glucose and serum lipids in high-fat diet-induced obese C57BL/6 mice," vol. 25, no. 7, pp. 702-709, 2014.

[19]- S. J. R. i. p. Benchasri, "Okra (*Abelmoschus esculentus* (L.) Moench) as a valuable vegetable of the world," vol. 49, no. 1, pp. 105-112, 2012.

[20]- P. Anjani, E. Damayanthi, and E. Handharyani, "Antidiabetic potential of purple okra (*Abelmoschus esculentus* L (extract in streptozotocin-induced diabetic rats," in IOP Conference Series: Earth and Environmental Science, 2018, vol. 196, no. 1: IOP Publishing, p. 012038 .

[21]- O. P. Sharma and T. K. J. F. c. Bhat, "DPPH antioxidant assay revisited," vol. 113, no. 4, pp. 1202-1205, 2009.

[22]- A. S. Pannala, T. S. Chan, P. J. O'Brien, C. A. J. B. Rice-Evans, and b. r. communications, "Flavonoid B-ring chemistry and antioxidant activity: fast reaction kinetics," vol. 282, no. 5, pp. 1161-1168, 2001.

[23]- J. Kim *et al* "Oxidative modification of cytochrome c by singlet oxygen," vol. 44, no. 9, pp. 1700-1711, 2008.

[24]- S. Mathew, T. E. J. F. Abraham, and C. Toxicology, "In vitro antioxidant activity and scavenging effects of *Cinnamomum verum* leaf extract assayed by different methodologies," vol. 44, no. 2, pp. 198-206, 2006.