



معالجة مياه الصرف الصحي الحاوية على بكتريا القولون بالأكسدة الضوئية المحفزة باوكسيد المنغنيز
فاطمة علاوي عبد السجاد

College of Science, Kufa University, Najaf, Iraq.

الخلاصة :

تم في هذه الدراسة التخلص (قتل) بكتريا القولون (السالبة) في مياه الصرف الصحي وذلك بتسليط الأشعة فوق البنفسجية بوجود أكسدةها بالأشعة فوق البنفسجية بوجود MnO_2 كعامل محفز عن طريق استعمال مفاعل حيوي مصمم لهذا الغرض وهي طريقة فعالة لقتل البكتريا في المياه الملوثة بها. أجريت التجارب الأولية لتحديد الظروف المثلى التي تعطي كفاءة عالية في تطهير المياه من البكتريا مثل تأثير الدالة الحامضية وكمية العامل المحفز. تشير النتائج الى كفاءة الأكسدة الضوئية بوجود العامل المساعد أعلى منها بغيايه، حيث كانت كفاءة التخلص من البكتريا 95% باستعمال وزن للعامل المساعد $0.2g$ و $PH = 5$.
كلمات البحث: بكتريا *E. Coli*، مياه الصرف الصحي، تطهير، المحفز MnO_2 والأشعة فوق البنفسجية.

1- المقدمة.

مياه الصرف الصحي يتم تعقيمها بالقضاء على الأحياء الدقيقة المسببة للأمراض وغيرها من العضيات التي يمكن أن تلوث المياه وتجعلها غير صالحة للشرب ولبعض الاحتياجات الاقتصادية الأخرى.

بكتريا القولون (الاسم العلمي: *Escherichia coli*) نسبة الى مكتشفها *Theodor Escherichia* وهي نوع من أنواع البكتريا السالبة وتسمى أيضاً ببكتريا الأمعاء الغليظة وهي من السلالات النافعة التي تعيش في أمعاء الثدييات بشكل طبيعي الا انها تصبح ضارة عندما تنمو أنواع من هذه البكتيريا القادرة على إفراز نوع من السموم يؤدي إلى مضاعفات خطيرة.

ان الخازن الرئيسي لهذه البكتيريا هي أكالات الأعشاب وخاصة الأبقار و ذلك عندما تتلوث اللحوم والخضروات و المياه بفضلات هذه الحيوانات و يكتسب الإنسان العدوى عن طريق الطعام أو الماء الملوث بهذه البكتيريا. (1)

E. Coli من اكثر انواع البكتريا شيوعا في تسببها لالتهابات الجهاز الهضمي التي يرافقها اسهال والذي قد يكون مصحوبا بالدم، القيء، غثيان وارتفاع درجة حرارة الجسم.

فترة حضانة المرض من 9 الى 12 ساعة وبعدها تظهر اعراض الاصابة. ويتم تشخيص المريض المصاب بها عن طريق فحص عينة الدم او تحليل البول مجهريا ومختبريا، بالرغم من ان معظم سلالة بكتريا القولون غير ضارة الا ان بعضها يسبب العدوى مثل عدوى الجهاز الهضمي وهذا يأتي من تناول الطعام او الشراب الملوث الذي ينتج عنه الاسهال وألم في البطن وان مدة العدوى تتراوح من 5 الى 10 ايام، عدوى المسالك البولية، عدوى الجهاز التنفسي ومنها ذات الرئة وغيرها علما ان هذه البكتريا تستجيب للعديد من المضادات الحيوية. (2)

المعالجة الكيميائية هي احدى الأساليب المستعملة في تنقية مياه الصرف الصحي وتتضمن إضافة مواد كيميائية مختلفة بما في ذلك مواد لضبط الدالة الحامضية والتخثر والترسيب - مواد الأكسدة والتعقيم (3).
أكاسيد العناصر الانتقالية مثل ثاني أكسيد المنغنيز له خصائص فيزيائية مهمة كتأثير حجم جسيماته الصغيرة جدا و مساحته السطحية العالية (4). حيث يعمل كمبيد للجراثيم لتكوينه غشاء ميكروبي معها (5).
التحفيز الضوئي هو ظاهرة تحدث عند سلسلة من التفاعلات بوجود الضوء ومحفز قوي يعمل على امتصاص الفوتونات الضوئية عندما تمتلك طاقة (hv) اعلى او مكافئة لطاقة فجوة شبة الموصل واللازمة لإثارة الكثرونات التكافؤ وانتقالها من حزمة التكافؤ تاركه فجوة موجبة الشحنة والتي ستكون عامل مؤكسد قوي الى حزمة التوصيل والتي ستحتوي على الكثرونات سالبة الشحنة يعمل كمختزل قوي (e-/h+) (6).

تطبيقات الاكسدة الضوئية المحفزة واسعة النطاق لإيجاد حلول للمشاكل البيئية (7) حيث أثبتت نجاحها في معالجة المياه الملوثة بالبكتيريا والفيروسات و الطحالب والفطريات باستخدام مواد شبة موصلة كمحفزات ذات كفاءة عالية (8).

التطهير من الجراثيم بالأكسدة الضوئية المحفزة له أهمية خاصة ، وذلك لأن الطرق التقليدية مثل التعقيم بالكلور وهو مادة كيميائية لها تأثيرات سلبية (7) .

في العمل الحالي ، الأكسدة الضوئية المحفزة لبكتيريا القولون على سطح ثاني اوكسيد المنغنيز (طاقة الفجوة 3.3ev (9)) في المحلول المائي المعرض للأشعة فوق البنفسجية باستخدام مصباح الزئبق (50W) وبدرجة حرارة 298K. ثاني أكسيد المنغنيز قادر على تحليل الملوثات العضوية في الماء والهواء بوجود الأشعة فوق البنفسجية بأطوال موجية اقل من 400 نانومتر .

فوتونات الأشعة فوق البنفسجية تثير الإلكترونات على سطح ذرات شبة الموصل العالقة في المياه الملوثة ، ونقلها من حزمة التكافؤ الى حزمة التوصيل ونتيجة لهذا التغير يؤدي الى تشكيل ثقب في سطح ذرة المنغنيز والكثرونات حرة ، والتي هي الآن متاحة لتشكيل جذر الهيدروكسيد الحر (OH·) ، والتي يمكن استخدامها كعامل مؤكسد قوي لتحويل الملوثات العضوية إلى CO2 مباشرة او عن طريق مركبات وسيطة، او تعطيل الكائنات الحية الدقيقة (10,11) .

2- طريقة العمل

في كل تجارب التحفيز الضوئي نأخذ ، 100cm³ من محلول معلق البكتيريا لـ *E.Coli* يضاف الى وزن معلوم من مسحوق MnO2 في بيكر سعة 200cm³ ويحرك مغناطيسيا مع السيطرة على درجة حرارة المحلول عند 25c° باستخدام منظم حراري لكي لا يتم القتل البكتيري حراريا وإنما ضوئيا ثم يشع العالق بالأشعة فوق البنفسجية المجهزة من مصباح زئبقي (50w) ولمدة 25min .

أجريت تجارب أخرى بإضافة 0.2g/100cm³ من شبه الموصل MnO2 الى محلول البكتيريا المائي مرة في الظلام وأخرى بالضوء . بعد كل 5 دقائق . يتم سحب عينات من الخليط المشع باستخدام حقنة ذات إبرة مرنة طويلة تنقل الى انبوبة اختبار وتوضع بجهاز الطرد المركزي على ان يدور 1500 دورة في الدقيقة لمدة 15 دقيقة . لفصل جسيمات شبه الموصل عن المحلول.

نأخذ 1cm³ من المحلول ويضاف الى 20cm³ من الوسط المغذي الصلب (Nutrient Agar) في طبق بلاستيك (a Petri dish) قطرة (9cm)، تكرر هذه العملية على كل النماذج التي تم سحبها وتحفظ الاطباق في الظلام بدرجة 30C° لمدة 24 ساعة (12) .

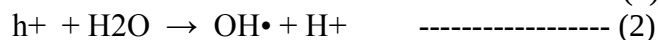
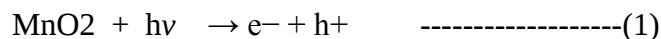
3- النتائج والمناقشة

3-1- التجارب الاولى

تمت دراسة تثبيط نشاط بكتيريا القولون بالأكسدة الضوئية المحفزة باستخدام MnO2 و ضوء الأشعة فوق البنفسجية من نوع A ، وقد تم إجراء عدد من التجارب الأولية لتحديد الكفاءة المثلى لقتل البكتيريا كما في الشكل (1) الذي يبين أنه في أول ثلاث تجارب قد انخفضت عدد من الخلايا البكتيرية مع الوقت عند استخدام MnO2 وحدها في الظلام لأنه تم امتزاز البكتيريا على سطح العامل المحفز الذي ادى الى بناء غشاء خارجي للبكتيريا وقد سببت هذه التغيرات الخارجية الى تحلل الخلايا وبالتالي موتها.

يمتلك MnO2 سطح جيد ومستقر كيميائيا الذي يجعل التفاعل مع الكائنات الحية الدقيقة اسهل (13) . يبين الشكل (1) تأثير الأشعة فوق البنفسجية و MnO2 معا على قتل البكتيريا يكون افضل من وجود احدهما (14) لانه وجودهما معا ينتج جذور الهيدروكسيل الحر (OH·) التي تزيد من كفاءة العملية ، وفعالية MnO2 كانت أساس انتاج عدة انواع من الاوكسجين الفعال التي تسبب أضرارا قاتلة للبكتيريا (15) .

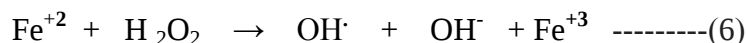
ومن هذه الأنواع شديدة الفعالية O₂· ، H2O2 ، OH- والتي يمكن توضيحها على النحو التالي .



عندما يشع MnO2 فان طاقة الفوتون الضوئي تثير الكترون التكافؤ فينتقل من حزمة التكافؤ الى حزمة التوصيل تاركا فجوة في حزمة التكافؤ (16) . الإلكترونات المثارة تتفاعل مع الأوكسجين لإنتاج سوهر أوكسيد O₂· ، اما الفجوات الضوئية تصطاد مجاميع الهيدروكسيد من جزيئات الماء لإنتاج جذور الهيدروكسيل الحر، عندها جذور الهيدروكسيل الحر ترتبط مع بعضها لإنتاج بيروكسيد الهيدروجين (17) ، وعندما تمتز الخلايا البكتيرية على سطح MnO2 وربما تصطدم بالفجوة الضوئية أو الإلكترون الضوئي لتتحول الى كائن حي اوالى احد مكوناته.



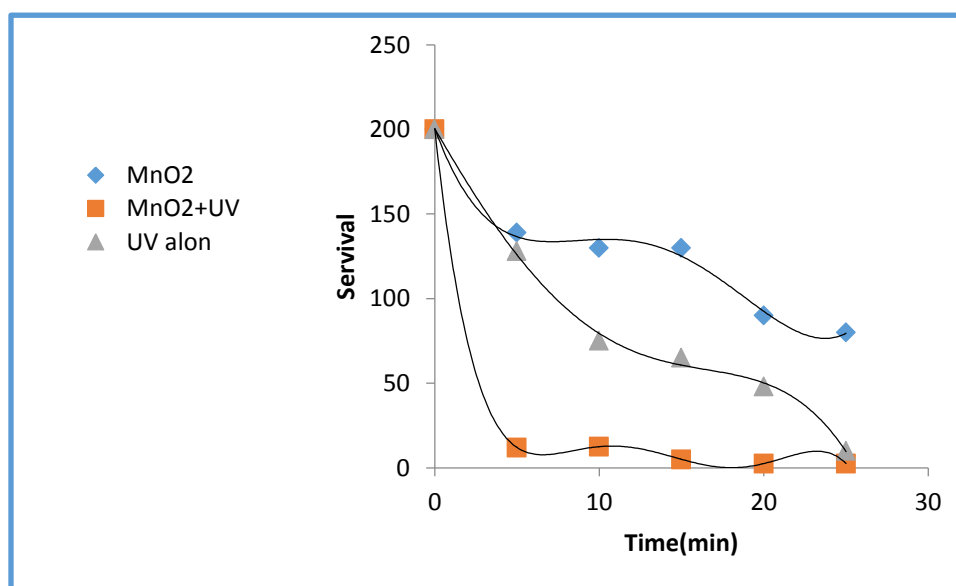
توصل الباحثون إلى أن الاتصال المباشر بين الخلايا وأشياء الموصلات هي شرط أساسي لقتل الخلايا .
سمك جدار ابواغ البكتيريا هو الأكثر ضررا⁽¹⁸⁾ ، لذا جذور الهيدروكسيل الناتجة من تشيع MnO₂ هي شديدة الفعالية وعمرها قصير والسوبر أوكسيد الفعالة أيضا لكن عمرها أطول ولكن الشحنة السالبة لكل من جذر الهيدروكسيل والسوبر أوكسيد يجعلها لا تستطیع اختراق جدار الخلية⁽¹⁹⁾ ، في حين يمكن لبيروكسيد الهيدروجين دخول الخلية والتفاعل مع أيون الحديدوز Fe⁺² في البلازما أو داخل الخلية، وإما مجاميع حديد البروتين المخزون (مثل الفريت) ينتج الهيدروكسيل الأكثر ضررا ، وهذا التفاعل يسمى تفاعل فينتون⁽²⁰⁾ .



أنواع الاوكسجين الفعالة الناتجة تستطيع مهاجمة الدهون الفوسفاتية غير المشبعة في غشاء الخلية البكتيرية و يؤدي إلى تحطم هيكل غشاء الخلية وموتها، أيضا التفاعلات المؤكسدة يمكن أن تعكر الغشاء الدهني و الأحماض النووية للخلية وهذا يؤدي في نهاية المطاف إلى موت الخلايا ، حتى أن دقائق العامل المحفز MnO₂ يمكنها الاكسدة المباشرة للمكونات الأساسية في السايكوبلازم و غشاء الخلية⁽²¹⁾ .

تمت الاكسدة الضوئية المحفزة لبكتيريا *E. Coli* في حوالي 20 دقيقة⁽²²⁾ وكذلك يمكن ان نعبر عن كفاءة اكسدة البكتيريا هي 100 % خلال 20 دقيقة عند تعرضها للأشعة فوق البنفسجية بوجود MnO₂ الشكل (1) .

Fig. 1: Effect of irradiation time on *E.Coli* removal: MnO₂= 0.2 g L⁻¹, pH=7.0



3-2. تأثير وزن MnO₂ على القتل الضوئي المحفز للبكتيريا .

تحديد كمية المحفز يعتبر من المقاييس المهمة في عملية القتل الضوئي المحفز للبكتيريا لذا اجريت عدة تجارب لمعرفة تأثير كمية المحفز حيث كانت الاوزان تتراوح بين (0.1-0.6) غرام عند PH = 7 .

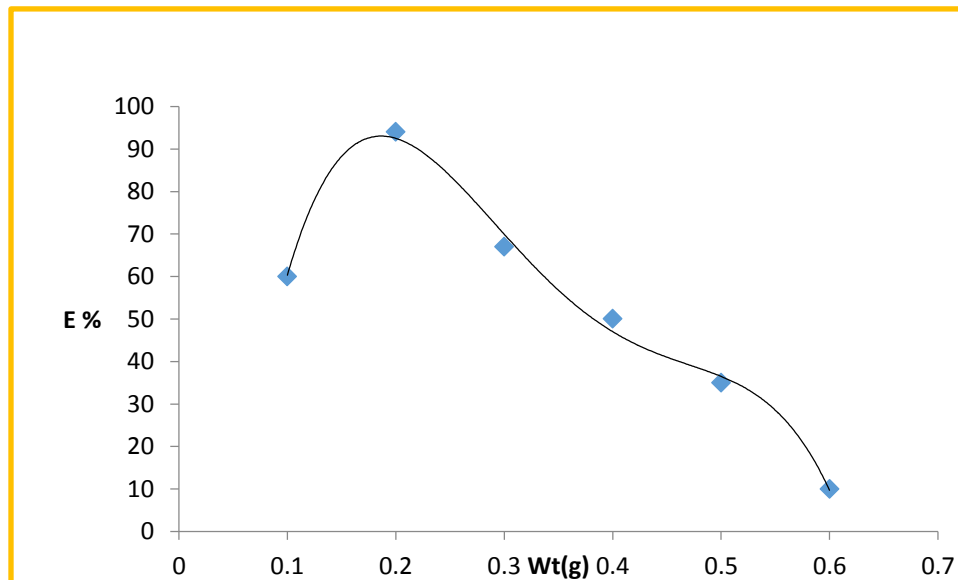
الشكل (2) يبين كفاءة التعقيم باختلاف اوزان المحفز حيث نلاحظ انه بزيادة وزن المحفز من (0.1 - 0.2) تزداد كفاءة التعقيم وبعدها تتناقص والسبب يعود الى انه عندما تكون كمية المحفز قليلة ضمن المدى (0.1 - 0.2) تكون دقائق المحفز قليلة مقارنة بعدد الفوتونات ووفقا لقانون الكيمياء الضوئية الثاني " كل ذرة او جزيء يمكن ان يمتص فوتون واحد فقط " لذا فان سرعة القتل الضوئي لبكتيريا *E.Coli* تزداد بزيادة كمية المحفز حتى تصل الى وزن 0.2 بعدها تتناقص لزيادة عدد دقائق المحفز بزيادة وزنه والتي ستكون كعامل حجب لفوتونات الضوء الساقط على محلول البكتيريا العالق وبذلك منع وصولها الى جزيئات المحفز⁽²³⁾ اضافة الى بعثرة الجزء الاخر من الضوء الساقط وبالتالي تقل سرعة الاكسدة الضوئية المحفزة بنقصان عدد جزيئات المحفز المثارة^(24,25) .

ويتم حساب كفاءة التطهير، E، على النحو التالي:

$$\text{Disinfection Efficiency} = (C_i - C / C_i) \times 100$$

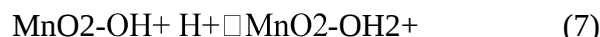
حيث ان: C_i ، C هما العدد النهائي والابتدائي للأحياء الدقيقة على التوالي.

Fig.2: Effect of weight of MnO₂ on disinfection efficiency of bacteria at pH=7.0



3-3. تأثير الرقم الهيدروجيني على كفاءة القتل البكتيري .

تم دراسة تأثير درجة الحموضة على معدل سرعة القتل البكتيري عن طريق الحفاظ على كل الظروف التجريبية الأخرى ثابتة وتغيير قيم الرقم الهيدروجيني للمحلول العالق ضمن المدى (3-11)، تظهر النتائج في الشكل (3). تأثير درجة الحموضة على فعالية البكتيريا فنجند تأثير الرقم الهيدروجيني عملية معقدة لأنها تتعلق بتأين سطح المحفز كما هو مبين في المعادلات التالية (26).



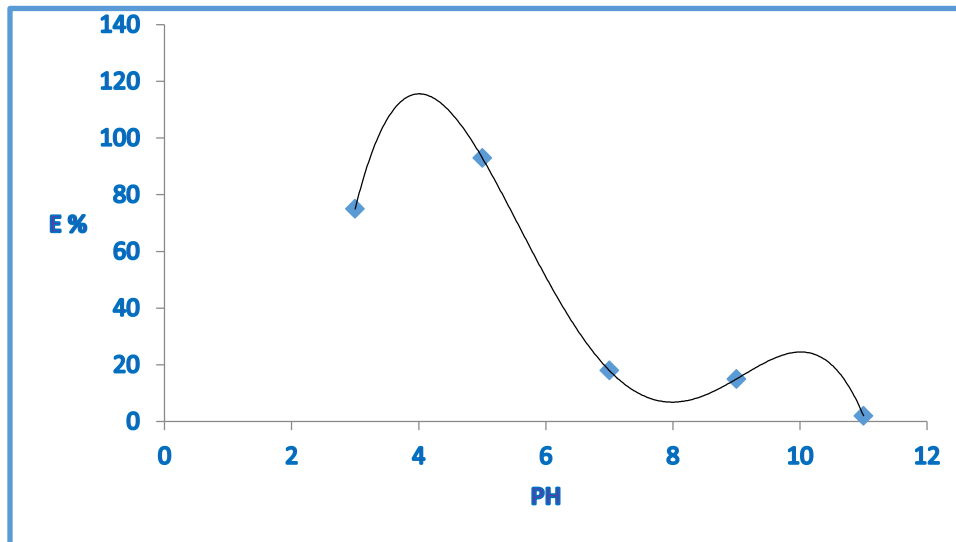
حيث نلاحظ ان كفاءة التطهير تزداد بزيادة حامضية الوسط وان التفاعل الغير متجانس لوجود المحفز الصلب في المحلول العالق للبكتيريا يعتمد بشدة على درجة حموضة الوسط فامتزاز البكتيريا على سطح المحفز يعتمد كثيرا على الحالة الايونية للمحفز MnO_2 ، وجد ان القتل البكتيري يزداد بزيادة درجة حموضة الوسط حتى تصل اقصاها عند $\text{PH} = 5$ بعدها تتناقص ويمكن تفسير هذا السلوك على أساس نقطة شحنة الصفر (ZPC) لأوكسيد المنغنيز التي تساوي (7.86) (27,28).

عند $\text{PH} > 7.86$ فان سطح المحفز سيكون سالب الشحنة بسبب امتزاز أيونات الهيدروكسيل السالبة ولكن إذا كان الرقم الهيدروجيني أقل من (ZPC)، فان أيونات الهيدروكسيل الممتزة على سطح المحفز سينخفض، وبالتالي زيادة أيونات الهيدروجين الممتزة على السطح فستكون شحنته موجبة، بسبب السلوك الامفوتيري لمعظم أكاسيد أشباه الموصلات، وهذا يعتبر معيارا هاما لتحديد معدل سرعة التفاعلات التي تجري على سطح أشباه الموصلات (28). خلايا سطح بكتيريا *E. Coli* لها شحنة سالبة (29,30) وهكذا، فإن اختلاف شحنة سطح أشباه الموصلات سلبا أو إيجابا عند انخفاض أو ارتفاع قيمة الرقم الهيدروجيني لوسط التفاعل عن قيمة (ZPC)،

تأثير هذا السلوك في المقام الأول على امتزاز البكتيريا على سطح المحفز، مما يؤثر على سرعة عملية القتل الضوئي المحفز، فعندما تكون قيمة $\text{PH} > \text{ZPC}$ سيحدث تنافر كهربائي بين سطح MnO_2 والبكتيريا لاحتوائها على نفس الشحنة السالبة. نلاحظ من هذا السلوك بزيادة درجة الحموضة تسبب تقليل الشحنة الموجبة على سطح المحفز، مما يحد من قدرة البكتيريا السالبة الشحنة على التمسك بسطح المحفز (31).



Fig.3: Effect of PH on disinfection efficiency of bacteria at 0.2 g of MnO₂.



4- الاستنتاجات .

وجود العامل المحفز والضوء ضروري لتوليد الفجوات الموجبة الشحنة والالكترونات السالبة المثارة (e^-/h^+) وهذه الازواج مهمة جدا لحدوث عملية التطهير للمحلول البكتيري ، ومن الواضح أنه غياب كل من MnO₂ أو الأشعة فوق البنفسجية ، يسفر عن مقتل الكائنات الحية الدقيقة بمرور الوقت بصورة منخفضة جدا ، في حين وجود كل منهما فعملية التعقيم الضوئي المحفز للمياه من الكائنات الحية الدقيقة تمتاز بكفاءة عالية جدا لأنه بحضور كلا من MnO₂ و الأشعة فوق البنفسجية ، ينتج جذور الهيدروكسيل (OH.) الحرة التي تعتبر عامل مؤكسد قوي للكائنات الحية وبالتالي قتلها اي انه عملية التطهير تتم خلال 20 دقيقة ونسبة هي 100 % .

الزيادة في كفاءة التطهير إلى حد كبير من خلال زيادة الوزن للمحفز من (0.1- 0.2) غرام بسبب زيادة امتصاص الضوء الساقط من قبل MnO₂ وبالتالي زيادة فعالية السطح ، ولكن الزيادة المبالغ بها في كمية الحافز يخفض من نسبة كفاءة التطهير بسبب زيادة عامل الحجب للضوء الساقط على المحلول البكتيري ومنع وصول الضوء الى جزيئات المحفز فتقل عملية الاثارة الالكترونية على سطح المحفز مؤدية الى خفض كفاءة عملية الاكسدة الضوئية المحفزة للبكتيريا .

وقد لوحظ تأثير درجة الحموضة في تثبيط البكتيريا فكانت اقصى درجات التثبيط عند $\text{PH} = 5$ لأنه في هذا الرقم الهيدروجيني تكون شحنة المحفز موجبة وبما انه بكتيريا *E.Coli* سالبة الشحنة وهذا يزيد من امتزاز البكتيريا على سطح محفز وأكسدها وبالتالي موتها .

5-Reference

- 1- Shibata, T. and Rose . J.B.(2006).Preliminary Water Quality Testing of Lake Huron Shoreline Muck Samples .Microbiological Water and Health Laboratory, Department of Fisheries and Wildlife, Michigan State University, 13 Natural Resources, East Lansing, MI 48824. October 19.
- 2- [Van der Drift](#), C .; [Van Seggelen](#), E .; [Stumm](#), C .; [Hol](#), W and [Tuinte](#). (1977). J Appl Environ Microbiol. Sep; 34(3): 315–319 .
- 3-Tonni Agustiono Kurniawan ,Gilbert. Y.S; Chana , Wai-Hung Lo. and Sandhya .(2006).BabelJ.Chemical Engineering ,Vol.(118),P.83-98.
- 4-Zhanhu Guo ; Xiaofeng Liang; Tony Pereira,R.S. and Thomas, H. (2007). Hahn,Composites Science and Technology.,Vol.(67),P.2036-2044.
- 5-Morones J.R.; Elechiguerra J.L.; Camacho A .;Holt K .;Kouri, J.B. and Ramirez,



- J.T.(2005) Nanotechnology,Vol.(16),P.2346-2353.
- 6- Oussi, D.; Mokrini, A. and Esplugas, S. (1997).*J. Photochem. Photobiol. A: Chem.*; Vol.(1), p.77.
- 7- Gamage J.; and Zhang, Z. (2010) *International Journal of Photoenergy*;Article ID 764870, p. 11.
- 8- Grieken, R.; Marugán, J.; Sordo, C.; Pablos, C. (2009)*Catalysis Today*, Vol.(144),p. 48-54 .
- 9- Karamat , S .; Mahmood, S.; Lin , J.J .; Pan , Z.Y .; Lee , P .; Tan , T.L .; Springham , S.V .; Ramanujan , R.V .; Rawat , R.S . (2008).*J. Applied Surface Science*,Vol.(254),P.7285-7289 .
- 10- Rahmani , A.R.; Samarghandi, M.R.; Samadi , M.T and Nazemi, F.(2009). *J Res Health Sci*, Vol. (9),No. 1, pp. 1-6.
- 11- Huang, Z.; Maness, P.; Blake, D. M .; Wolfrum, E.J .; Smolinski, S. L. (1999) " Bactericidal mode oftitanium dioxide photocatalysis".
- 12- Grainger, J. ; Hurst, J.; and Burdass,D. (2001). Basic Practical Microbiology : Amanual . The Society for general Microbiology . www.microbiologyonline.org.uk.
- 13- Nirmala, G.A and Pandian , K. (2007)*Physicochem. Eng. Aspects* Vol.(297),p: 63–70.
- 14- Zhang , L. ; Jiang, Y. ; Ding, Y. ; Daskalakis, N.; Jeuken, L.; Povey, M .;Oneill , A and York,D.(2010). *Mechanistic Investigation into Antibacterial Behaviour of Suspensions of ZnO Nanoparticles Against E. Coli*. Springer Netherlands.
- 15- Sunada , K.; Kikuchi , Y .; Hashimoto K. and Fujshima ,A.(1998). *Environ. Sci.Technol.* Vol.(32),p:726–728.
- 16-Stafford, U .; Gray, K.A and Kamat, P.V. (1994) .*Amer.Chem.Soc.*,Vol.(98),p:25.
- 17-Ahia , A.J and Hussein , F.H.(2001) *National J.Chem.*,Vol.(2),p:230.
- 18- Kim, T.Y .; Park, K.H .; Jeoung, T.G .; Kim , S.J and Cho, S.Y . (2006).The Anual meeting SanfranciscoCA.
- 19- Blak, D. M .; Maness, P. C .; Hung, Z .; Walfrum, E. J. and Huang, J. (1999) *Separation and purification methods*,Vol.(28),p:1.
- 20- Gaswami, J.M.(1987) Proceeding of a book Lodge symposium,Bethesda,Md: *Upjohn Co.*,9.
- 21- Diener, A.C. and Ausubel, F.M. (2005).*Dominant Arabidopsis Disease*, Vol.(171),p:305.
- 22- P.Lopez, M. I .; Ibanez, P F .; Fernandez,I. I. G .; Oller, Transito, I. S. and Sichel, C .(2010) *Journal of Chemical Technology and Biotechnology*, vol. 85, pp. 1038–1048.
- 23- Parra, S.P.(2001) .Ph.D.Thesis,chemist,universidedOCL Vall,*Coli Colomble*, 6.
- 24- Cheng, Y.W .; Chan, R.C.Y .; Wong, P.K.(2007) .*Water Research.*; Vol.(41): p:842-852.
- 25- Eaton, A.D .; Glesceri, L.A. and Greenberg ,E.(1998). Standard methods for the examination of water and wastewater. 20th ed.New York, APHA, AWWA, WEF,.
- 26- Shivaraju, H.P.(2011). *International Journal of Environmental Sciences* ;Vol.(1), No 7.
- 27-ZHUZhi-Liang ,MA.; Hong-mi, ZHANG Rong- hua, G.E.; Yuao-Xin and ZHAO Jianfu.(2007) *J.Environmental Sciences* ,Vol.(19),P.652-656.
- 28- Wensheng Zhang ,Pritam Singh and Touma B.Issa.(2011) .*J.Water Resource and Protection* ,Vol(3),P.655-660.
- 29- Hoseini , A .; Shahtahmasebi, N .; Azhir, E .; Madahi, P .and Mashreghi, M. (2012). Proceedings of the 4th International Conference on Nanostructures .
- 30-Bart Gottenbos, Dirk ,W.Grijpma ,Henny C.,Vander mei ,Jan Feijen and Henk J. (2001). Busscher, *Antimicrobial Chemotherapy* ,Vol.(48),P.7-13.
- 31- Seven, O.; Dindar,B.; .Aydemir, S.; Metin , D. (2004) *J. Photochemistry Photobiology A :Chemistry.*; Vol.(165) ,p: 103-107.