

## استخدام المجال الكهربائي في معالجة الازدحام الطحالبي

### [ The use of the electric field in the treatment of eutrophication ]

ساجدة فرحان حسين<sup>1</sup> وأحمد عيدان الحسيني<sup>1</sup> ورويدة فاهم<sup>1</sup> وشذى علي شفيق<sup>2</sup>

<sup>1</sup>وزارة العلوم والتكنولوجيا – دائرة البيئة والمياه

<sup>2</sup>جامعة المستنصرية – كلية العلوم

Sajida Frhan Hussain<sup>1</sup>, Ahmed Aidan Al-Hussieny<sup>1</sup>, Roeda F. Kamel<sup>1</sup>, and Shatha Ali Shafiq<sup>2</sup>

<sup>1</sup>Ministry of Science and Technology, Directorate of water and Environment, Baghdad, Iraq

<sup>2</sup>College of Science, Department of Biology, Mustansiriya University, Baghdad, Iraq

Copyright © 2016 ISSR Journals. This is an open access article distributed under the *Creative Commons Attribution License*, which permits unrestricted use, distribution, and reproduction in any medium, provided the original work is properly cited.

**ABSTRACT:** Different electrical power were used (1.5, 3, 4.5, 6, 9 and 12 Volts) for removing algal bio mass by using power supply. Algal caused some problems to electrical power stations when cooling it by using river water. The best result appeared at 12, 9, 6 volts which reached to 100% after 30, 45, 75 min respectively. On the other hand the cell wall didn't destroyed, cells yellowish and the movement of algae reduced or didn't moved and the algal threads didn't changed in shapes when treated by electrical power.

**KEYWORDS:** Volts, algae, reduce and algal biomass.

**الخلاصة:** يتضمن البحث استخدام قوة كهربائية (فولت) بمستويات مختلفة بواسطة جهاز قدرة متماثلة بـ 1.5 و 3 و 4.5 و 6 و 9 و 12 فولت لخفض وزالة الكتلة الحية للطحالب المتساوية في خفض كفاءة محطات الطاقة الكهربائية أثناء عملية تبريدتها بالمياه المجهزة من النهر. أظهرت الدراسة أن أفضل النتائج في المعاملة كانت عند القوة بالـ 6 و 9 و 12 فولت حيث وصلت الإزالة للطحالب 100% بعد فترات زمنية 30, 54, 60 دقيقة على التوالي. أوضحت الدراسة عدم تحطم الجدران الخارجية أو الخلوية للخلايا الطحالبية المعاملة مع ملاحظة اصفرار الخلايا وبدون تمزق الجدار الخلوي مع تغير الحركة بطيئة إلى منعدمة ومن دون تغيير إشكال الخيوط الطحالبية المعاملة.

**الكلمات المفتاحية:** الفولتية والطحالب وخفض و الكتلة الحية.

#### المقدمة

أن ازدحام الطحالب يعد مشكلة خطيرة في المياه السطحية التي هي المصدر الرئيسي لانتاج مياه الشرب، نظراً لنمو الطحالب السريع وهذا يؤثر على العديد من مصادر المياه ويؤدي إلى التدهور النوعي لها في محطات المعالجة ويطلب أستهلاك كيميائي عالي للازالة (Zhang,2003). حاول العلماء ايجاد عدة طرق للقضاء على الطحالب مثل أستخدام عملية الترسيب والتصفية مع مادة Peroxidant والأوزون والكلور وثاني اوكسيد البرمنكناط وعملية ترسيب مع استخدام الموجات فوق الصوتية (Petrusevski,1996 and Heng,2009). حاول العديد من العلماء البحث عن تقنية جديدة متعددة المستويات مثل أستخدام المجال الكهرومغناطيسي وهي طريقة متعدلة للاهتمام مع هذه التقنية الكهربائية او المجال الكهربائي فإنه يمكن القضاء من قبل الرقاقة الإلكترونية من خلال نقل الإلكترون بواسطة المجال الكهربائي ، اذ يعتبر غشاء الخلية محطة تراكم الشحنات على السطح الخارجي للاغشية وبالتالي سوف تحدث حالة عدم استقرار في سطح الاغشية يسبب خلل في حركة الايونات في سايتوبلازم الخلية وبهذا تتوقف البلاستيدية عن العمل ، ان العديد من الملوثات الموجودة في المياه تتتألف من جزيئات غير عضوية، مثل الطين أو من المعادن المؤكسدة، ومن جزيئات بيولوجية مثل الجراثيم أو الطحالب. تحمل هذه الجزيئات بشكل عام شحنة سالبة، لذا فإنها تتناقض بعضها مع بعض وتكون نظاماً موحداً، وتابياً وغير قابل للتصفيه تقريباً. إن استقرار هذا النظام ينعكس فيبقاء هذه الجزيئات متباعدة ومنتشرة في السائل وبسبب عدم ترسيبها، وهو ناتج عن القوى التي تعمل في المحيط بين السائل وسطح الجزيء الصلب ، اذ قام بعض الباحثين بدراسة قابلية الكلورين النشط للارتباط بغضاء وبروتوبلازم ونيوبيات الخلية عند استخدام تأثير المجال الكهربائي على الخلايا المعالجة (Lee et al.,2010) وقد شخص أنواع الكلور الفعال الذي له دور مهم في عمليات ازالة الطحالب عند تعرض الطحالب لمجال كهربائي فان التقويم الموجودة على غشاء الخلية تتأثر تحت جهد المجال الكهربائي (Jao et al.,2010) وقد درست ازالة المركبات

العضوية (الفنيول) باستخدام الفولتية الكهربائية وقد أثبتت كفالتها لازالتها للفينيلولات ولها القابلية السريعة على إزالة اللون من بعض الأصباغ في محلول مائي من خلال هجوم سريع وعالي الالكترون مع رد فعل سريع للإزاله ، كما لوحظ انخفاض تركيز كلوروفيل الطحالب كلما زادت قيمة الفولتية التي لها القدرة على تدمير أنواع مختلفة من البكتيريا (Sun,2012). تستخدم الفولتية الكهربائية لمعالجة مياه الصرف من السفن البحرية أثناء مسيرها في البحر وهذه المياه تشكل تهديدا خطيرا للبيئة البحرية مما أدى إلى انتشار مسببات الأمراض والكائنات الحية الطارئة على البيئة (Tamelander,2010). يستخدم التيار الكهربائي المضاعف من خلال تحطيم أغشية الخلايا بفولتية عالية اضافية خلال السائل وتستخدم هذه العملية لدعم الصناعة مثل إزالة الماء من الحمام واستخلاص زيوت، والسكريات او التشويبات من النبات لأن تمزق الخلايا وتحرر السوائل الداخلية للخلايا بسهولة أكبر لمحيطها الخارجي. إن استخدام التيار الكهربائي المضاعف يؤدي إلى سحب الماء من السايتوبلازم التي تقلل من التوصيلية الكهربائية للخلايا وتجعل نفاذية الغشاء البلازمي غير فعالة، تكون السبورات أكثر مقاومة نتيجة تركيب جدارها وسمكه والفراغ البيئي بين الجدار والسايتوبلازم (Alvaz et al.,2006). لذا تهدف الدراسة إلى إزالة وخفض الكتل الحيوية لمجتمع الطحالب المزدهر باستخدام مستويات مختلفة من الطاقة الكهربائية ودراسة بعض التغيرات التي تحدث للخلايا .

## المواد وطرق العمل

### الفحص الحيوي للطحالب

جلبت عينات الطحالب من نهر دجلة ونمت في ظروف مختبرية في حاضنة ضوئية تعمل بالطاقة الشمسية بواقع 24 ساعة ضمن نظام 16:8 أضاءة : ظلام وبدرجة حرارة  $25 \pm 2$  م بوسط زرع المحور Ch-10 ، وشخصت الطحالب الغير الدايتومية باستخدام شريحة الهيروسايتوميتر وفحصها على قوة 400X وباستخدام مجهر ضوئي مركب. وبالاعتماد على عدد من المصادر في تشخيص الطحالب غير الدايتومية (Desikachary, 1959) (Felisberto,2004) و (Prescott,1964). تم تشخيص الأنواع من صنف الدايتومات بعد إذابة المادة العضوية وإيصالها وذلك باستخدام حامض التريك المركز وفحصها تحت قوة تكبيرية X 1000 (Edward,2010) .

### معاملة الطحالب باستخدام الفولتية الكهربائية

تم استخدام الفولتية الكهربائية على مجتمع من الطحالب المحلية بحجم 150 ملليلتر للمعاملة والسيطرة والتي تضمنت صنف الطحالب الخضراء والحضر المزرقة والدايتومية ، ثم عمليت بفولتية كهربائية بواسطة مجهز قدرة للتيار الكهربائي نوع Long wel DC power supply LW- 3010 KD الذي أعطى مستوى من الفولتية متمثلة بـ 1.5 و 3 و 4.5 و 6 و 9 و 12 فولت ، اضافة الى مقارنتها باستخدام نضائده محلية وبنفس مستويات الفولتية المستخدم لخفض الكتلية الحية للطحالب .

### فحص الفولتية الكهربائية

فحصت الفولتية الكهربائية ضمن الاوساط المعاملة والسيطرة بواسطة جهاز Clamp meter نوع 3PK-2002A لمراقبة ثبات الفولتية بشكل مستمر ضمن قدرة الدراسة .

### النتائج و المناقشة

استخدمت مستويات مختلفة من الفولتية الكهربائية على كتلية حيوية للطحالب اذ بينت النتائج تأثير مستوى الفولتية البالغ 12 فولت بعد مرور 30 دقيقة من التجربة والتي بلغت فيها الكتلية الحيوية الكلية لخلايا الطحالب الخضراء والحضر المزرقة والدايتومية الى 202 و 462 و 134 خلية / ملليلتر على التوالي بعد 15 دقيقة من التجربة، اذ يتكون الجدار الخارجي للطحالب من مادة polyacrylamls المادة الهلامية والتي بنيت على عدد من البروتينين السكري حمادة تحتوي على الألياف المجهرية السليلوزية والمشابهة في النبات والذي يسمى بالمشبك البوليوري، كما يحتوي الجدار الخارجي للطحالب على 30% مادة بروتينية وعدد كبير من الحوامض الأمينية أي ما يعادل من 10-14% احماض أمينية أضافة الى ذلك يحتوي الجدار على العديد من الأملاح الداخنة في تركيبه والتي تحتوي الشحتين السالية والموجبة ولذلك اكتسب الشحتين وتكون هذه الأملاح على السطح الخارجي للجدار مثل ملح (LiCl)، كما تتباطط الكائنات الحية عندما تتعرض لعوامل خارجية حيث يحدث تغير جوهري في تركيب الخلايا او بالوظيفة الفاسلوجية لذلك الخلايا مثل ذلك توقف وقطع نفاذية غشاء الخلية او عند تحطم تركيب ووظيفة الخلية ويكون السبب الرئيسي لموت الخلايا عند تعرضها لفولتية كهربائية عالية (Lado,2002)، أما في زمن التجربة 30 و 45 و 60 دقيقة وصلت الكتلية الحيوية الكلية لكل المجاميع الطحالبية الى الصفر قياسا بالسيطرة التي بلغت فيها الكتلية الحيوية الكلية للمجاميع الى 521 و 1004 و 291 خلية / ملليلتر على التوالي والجدول (1) يوضح ذلك .

جدول (1) تأثير مستوى الفولتية البالغ 12 فولت على الطحالب باوقات مختلفة

المجاميع الطھلبية	السيطرة خلية / ملیتر	V 12 / دقيقة			
		15 دقيقة	30 دقيقة	45 دقيقة	60 دقيقة
<b>CHLOROPHYCEAE</b>					
<i>Chlorella vulgaris</i>	233	74	0	0	0
<i>Kirchneriella obese</i>	63	54	0	0	0
<i>Kirchneriella lunaris</i>	38	12	0	0	0
<i>Kirchneriella subsolitaria</i> .	87	45	0	0	0
<i>Monoraphidium arcuatum</i> .Hind	34	4	0	0	0
<i>Scenedesmus quadricauda</i> (Turp.) de Brébisson	66	13	0	0	0
	<b>521</b>	<b>202</b>			
<b>CYANOPHYCEAE</b>					
<i>Anabaena wisconsinense</i>	63	24	0	0	0
Blue-green filamentous algae	42	32	0	0	0
<i>Chroococcus montanus</i> . Lemmermann	127	32	0	0	0
<i>Lyngbya aestuarii</i> Lammermann	84	29	0	0	0
<i>L. major</i> Meneghinii	87	43	0	0	0
<i>Microcystis aeruginosa</i> Kützing	53	14	0	0	0
<i>M. flos-aquae</i> (Witt.) Kirchner	116	32	0	0	0
<i>Nostoc muscorum</i> Agardh	11	32	0	0	0
<i>Oscillatoria limnetica</i> Lemmermann	132	77	0	0	0
<i>O. lemmermanni</i> . Bory	87	54	0	0	0
<i>Phormidium ambiguum</i> Gomont	54	8	0	0	0
<i>Westiellopsis prolific</i> . Janet.	148	85	0	0	0
	<b>1004</b>	<b>462</b>			
<b>BACILLARIOPHYCEAE</b>					
<i>Cymbella affinis</i> Kützing	11	2	0	0	0
<i>Diatoma elongatum</i> Bory	43	21	0	0	0
<i>Diatoma vulgare</i> Bory	65	43	0	0	0
<i>Nitzschia acicularis</i> . (Greg.) Grunow	87	36	0	0	0
<i>N. sigma</i> (Ehr.) W. Smith	42	11	0	0	0
<i>Navicula resola</i>	43	21	0	0	0
	<b>291</b>	<b>134</b>			
<b>Total</b>	<b>1816</b>	<b>798</b>	0	0	0



صورة (1) استخدام مستوى 12 فولت على خفض الكثافة الحية للطحالب

أما استخدام مستوى الفولتية 9 فولت على الكتلة الحيوية للطحالب كان التأثير واضحًا في الدقيقة 45 و 60 من بدء التجربة والتي بلغت صفرًا أما الدقيقة 15 من بدء التجربة بلغت الكتلة الحيوية الكلية لمجاميع الطحالب الخضراء والخضر المزرقة والداييتوومية بلغت 234 و 591 و 228 خلية / ملليلتر على التوالي والدقيقة 30 بلغت 140 و 338 و 127 خلية / ملليلتر على التوالي قياساً بالسيطرة البالغة 521 و 1004 و 291 خلية / ملليلتر على التوالي . والجدول (2) والصورة (2) يبيّن ذلك

جدول (2) تأثير مستوى الفولتية البالغ 9 فولت على الطحالب بزمن مختلف

المجاميع الطحالبية	السيطرة خلية / ملليلتر	V 9 / دقيقة			
		15 دقيقة	30 دقيقة	45 دقيقة	60 دقيقة
<b>CHLOROPHYCEAE</b>					
<i>Chlorella vulgaris</i>	233	32	16	0	0
<i>Kirchneriella obese</i>	63	34	23	0	0
<i>Kirchneriella lunaris</i>	38	23	18	0	0
<i>Kirchneriella subsolitaria</i> .	87	76	34	0	0
<i>Monoraphidium arcuatum</i> .Hind	34	13	6	0	0
<i>Scenedesmus quadricauda</i> (Turp.) de Brébisson	66	56	43	0	0
	<b>521</b>	<b>234</b>	<b>140</b>		
<b>CYANOPHYCEAE</b>					
<i>Anabaena wisconsinense</i>	63	21	11	0	0
Blue-green filamentous algae	42	23	12	0	0
<i>Chroococcus montanus</i> . Lemmermann	127	73	42	0	0
<i>Lyngbya aestuarii</i> Lammermann	84	65	23	0	0
<i>L. major</i> Meneghinii	87	54	34	0	0
<i>Microcystis aeruginosa</i> Kützing	53	35	21	0	0
<i>M. flos-aquae</i> (Witt.) Kirchner	116	63	45	0	0
<i>Nostoc muscorum</i> Agardh	11	32	11	0	0
<i>Oscillatoria limnetica</i> Lemmermann	132	42	21	0	0
<i>O. lemmertanni</i> . Bory	87	43	12	0	0
<i>Phormidium ambiguum</i> Gomont	54	33	11	0	0
<i>Westiellopsis prolific</i> . Janet.	148	116	95	0	0
	<b>1004</b>	<b>591</b>	<b>338</b>		
<b>BACILLARIOPHYCEAE</b>					
<i>Cymbella affinis</i> Kützing	11	6	2	0	0
<i>Diatoma elongatum</i> Bory	43	34	23	0	0
<i>Diatoma vulgare</i> Bory	65	55	34	0	0
<i>Nitzschia acicularis</i> . (Greg.) Grunow	87	78	32	0	0
<i>N. sigma</i> (Ehr.) W. Smith	42	32	21	0	0
<i>Navicula resola</i>	43	23	15	0	0
	<b>291</b>	<b>228</b>	<b>127</b>		
<b>Total</b>	<b>1816</b>	<b>1053</b>	<b>605</b>	0	0



صورة (2) استخدام مستوى 9 فولت على خفض الكثافة الحية للطحالب

باستخدام مستوى الفولتية 6 فولت على الكثافة الحية للطحالب كان التأثير متفاوت بين المستويات من الفولتية نتيجة لخضن جهد النقل الغشائي لذلك تكون أكثر تحسساً لعمليات الجهد الكهربائي المضاعف (Marks, 2000) وتكون سبورات الاحياء المجهرية ومنها البكتيريا والاعغان اكثر مقاومة من الخلايا الخضرية لذلك يستخدم التيار الكهربائي المضاعف لمعاملة تلك السبورات [Grahl, 1996] ، بلغت الكثافة الحية الكلية لمجاميع الطحالب الخضراء والخضر المزرقة والدابيتومية في الدقيقة 15 من بدء التجربة 221 و 644 و 212 خلية / ملليلتر على التوالي والدقيقة 30 بلغت 147 و 509 و 172 خلية / ملليلتر على التوالي ، أما الدقيقة 45 بلغت الكثافة الحية للطحالب الى 66 و 315 و 79 خلية / ملليلتر على التوالي وبالدقيقة 60 من بدء التجربة بلغت الى 28 و 134 و 65 خلية / ملليلتر على التوالي ، قياساً بالسيطرة البالغة 521 و 1004 و 291 خلية / ملليلتر على التوالي . والجدول (3) والصورة (3) يبيّن ذلك .

جدول (3) تأثير مستوى الفولتية البالغ 6 فولت على الطحالب باوقات مختلفة

المجاميع الطحلبية	السيطرة خلية / مليلتر	V 6 / دقيقة			
		15 دقيقة	30 دقيقة	45 دقيقة	60 دقيقة
<b>CHLOROPHYCEAE</b>					
<i>Chlorella vulgaris</i>	233	47	32	32	11
<i>Kirchneriella obese</i>	63	36	22	7	0
<i>Kirchneriella lunaris</i>	38	21	19	2	0
<i>Kirchneriella subsolitaria</i> .	87	73	52	23	17
<i>Monoraphidium arcuatum</i> .Hind	34	23	18	2	0
<i>Scenedesmus quadricauda</i> (Turp.)	66	21	4	0	0
	<b>521</b>	<b>221</b>	<b>147</b>		
<b>CYANOPHYCEAE</b>					
<i>Anabaena wisconsinense</i>	63	42	21	18	11
Blue-green filamentous algae	42	53	32	11	8
<i>Chroococcus montanus</i> . Lemmermann	127	106	76	32	11
<i>Lyngbya aestuarii</i> Lammermann	84	77	52	23	14
<i>L. major</i> Meneghinii	87	65	63	48	36
<i>Microcystis aeruginosa</i> Kützing	53	11	11	11	5
<i>M. flos-aquae</i> (Witt.) Kirchner	23	54	54	21	17
<i>Nostoc muscorum</i> Agardh	11	3	0	0	0
<i>Oscillatoria limnetica</i> Lemmermann	32	19	5	0	0
<i>O. lemmermanni</i> . Bory	87	55	42	27	0
<i>Phormidium ambiguum</i> Gomont	54	43	26	18	0
<i>Westiellopsis prolific</i> . Janet.	148	116	127	106	32
	<b>1004</b>	<b>644</b>	<b>509</b>		
<b>BACILLARIOPHYCEAE</b>					
<i>Cymbella affinis</i> Kützing	11	9	3	0	0
<i>Diatoma elongatum</i> Bory	43	35	22	4	0
<i>Diatoma vulgare</i> Bory	65	62	58	22	15
<i>Nitzschia acicularis</i> . (Greg.) Grunow	87	53	46	21	18
<i>N. sigma</i> (Ehr.) W. Smith	42	42	32	21	21
<i>Navicula resola</i>	43	11	11	11	11
	<b>291</b>	<b>212</b>	<b>172</b>		
<b>Total</b>	<b>1816</b>	<b>1077</b>	<b>828</b>	<b>460</b>	<b>227</b>

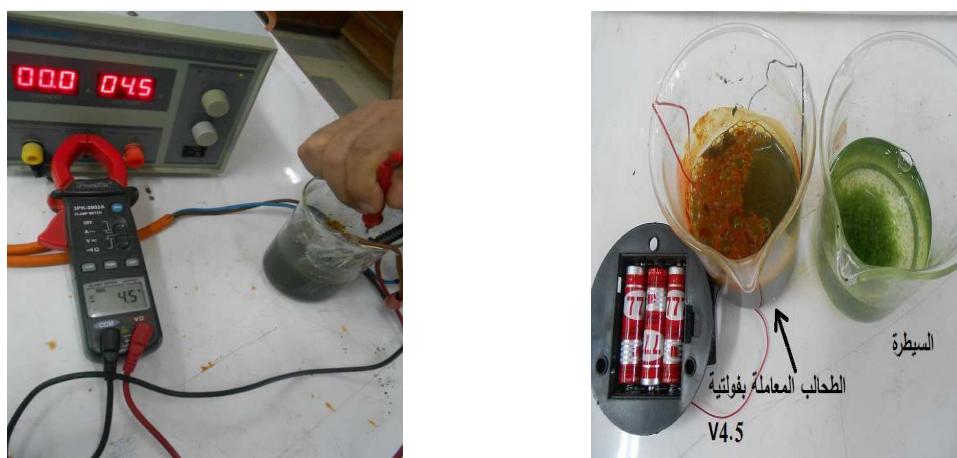


صورة (3) استخدام مستوى 6 فولت على خفض الكثافة الحية للطحالب

باستخدام مستوى الفولتية 4.5 فولت على الكثافة الحيوية للطحالب كان التأثير متدرجًا في زمن التجربة المختلف من خلال الدقيقة 15 من بدء التجربة بلغت الكثافة الحيوية الكلية لمجاميع الطحالب الخضراء والخضر المزيفة والديبوتومية 467 و 851 و 199 خلية / ملilتر على التوالي والدقيقة 30 بلغت 366 و 627 و 175 خلية / ملilتر على التوالي ، أما الدقيقة 45 إذ بلغت الكثافة الحيوية للطحالب إلى 220 و 459 و 138 خلية / ملilتر على التوالي وبالدقيقة 60 من بدء التجربة وصلت إلى 49 و 183 و 68 خلية / ملilتر على التوالي ، قياساً بالسيطرة البالغة 521 و 1004 و 291 خلية / ملilتر على التوالي والجدول (4) والصورة (4) يبين ذلك .

جدول (4) تأثير مستوى الفولتية البالغ 4.5 فولت على الطحالب بأوقات مختلفة

المجاميع الطحلبية	السيطرة خلية / ملilتر	V 4.5 / دقيقة			
		15 دقيقة	30 دقيقة	45 دقيقة	60 دقيقة
<b>CHLOROPHYCEAE</b>					
<i>Chlorella vulgaris</i>	233	212	196	146	32
<i>Kirchneriella obesa</i>	63	54	42	21	6
<i>Kirchneriella lunaris</i>	38	30	23	18	0
<i>Kirchneriella subsolitaria</i> .	87	79	49	27	11
<i>Monoraphidium arcuatum</i> .Hind	34	30	19	8	0
<i>Scenedesmus quadricauda</i> (Turp.) de Brébisson	66	62	37	0	0
	<b>521</b>	<b>467</b>	<b>366</b>	<b>220</b>	<b>49</b>
<b>CYANOPHYCEAE</b>					
<i>Anabaena wisconsinense</i>	63	58	28	0	0
Blue-green filamentous algae	42	42	31	23	8
<i>Chroococcus minor</i> . Lemmermann	127	114	100	84	43
<i>C. turgidus</i> (Kütz.) Nägeli	98	93	67	53	32
<i>Lyngbya aestuarii</i> Lammermann	84	82	67	40	21
<i>L. major</i> Meneghinii	87	80	53	49	14
<i>Microcystis aeruginosa</i> Kützing	53	51	40	32	12
<i>M. flos-aquae</i> (Witt.) Kirchner	23	20	13	8	0
<i>Nostoc muscorum</i> Agardh	11	11	7	3	0
<i>Oscillatoria limnetica</i> Lemmermann	32	32	29	19	2
<i>O. lemmanni</i> . Bory	87	83	31	23	12
<i>Phormidium ambiguum</i> Gomont	54	50	39	20	7
<i>Westiellopsis prolific</i> . Janet.	148	135	122	105	32
	<b>1004</b>	<b>851</b>	<b>627</b>	<b>459</b>	<b>183</b>
<b>BACILLARIOPHYCEAE</b>					
<i>Cymbella affinis</i> Kützing	11	9	4	4	0
<i>Diatoma elongatum</i> Bory	43	33	28	20	4
<i>Diatoma vulgare</i> Bory	65	63	60	49	32
<i>Nitzschia acicularis</i> . (Greg.) Grunow	87	63	60	48	24
<i>N. sigma</i> (Ehr.) W. Smith	42	31	23	17	8
	<b>291</b>	<b>199</b>	<b>175</b>	<b>138</b>	<b>68</b>
<b>Total</b>	<b>1816</b>	<b>1517</b>	<b>1168</b>	<b>817</b>	<b>300</b>

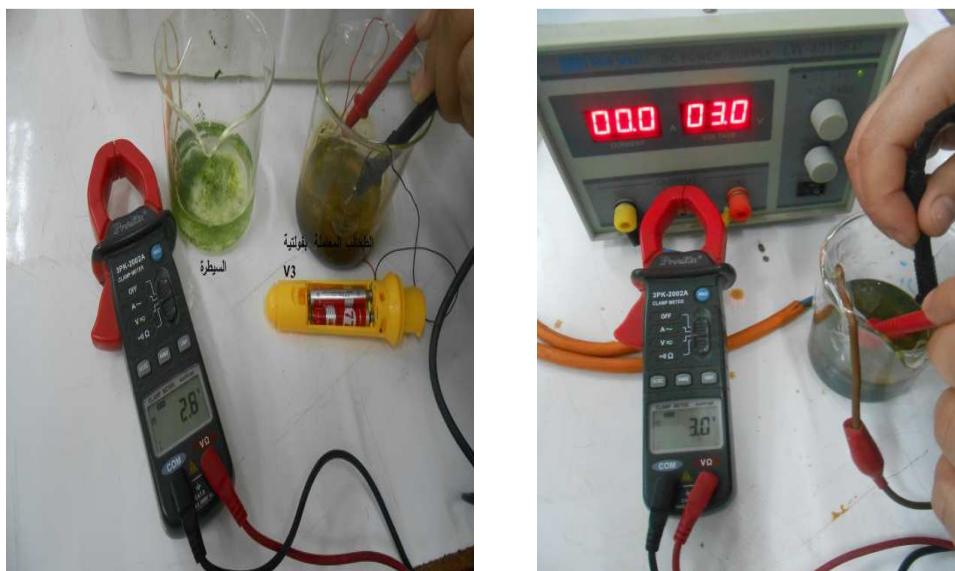


صورة (4) استخدام مستوى 4.5 فولت على خفض الكثافة الحية للطحالب

عند استخدام مستوى الفولتية 3 فولت على الكثافة الحية للطحالب كان التأثير متدرجا في زمن التجربة المختلفة من خلال الدقيقة 15 من بدء التجربة بلغت الكثافة الحية الكلية لمحاجم الطحالب الخضراء والخضراء المزرقة والدايراتومية 397 و 857 و 140 خلية / ملليلتر على التوالي والدقيقة 30 بلغت 297 و 618 و 107 خلية / ملليلتر على التوالي ، أما الدقيقة 45 إذ بلغت الكثافة الحية للطحالب إلى 178 و 362 و 80 خلية / ملليلتر على التوالي وبالدقيقة 60 من بدء التجربة وصلت إلى 97 و 211 و 40 خلية / ملليلتر على التوالي ، قياسا بالسيطرة البالغة 521 و 1004 و 291 خلية / ملليلتر على التوالي . والجدول (5) والصورة (5) يبين ذلك .

جدول (5) تأثير مستوى الفولتية البالغ 3 فولت على الطحالب باوقات مختلفة

المجاميع الطحلبية	السيطرة خلية / ملليلتر	V 3 / دقيقة			
		15 دقيقة	30 دقيقة	45 دقيقة	60 دقيقة
<b>CHLOROPHYCEAE</b>					
<i>Chlorella vulgaris</i>	233	165	115	100	52
<i>Kirchneriella obese</i>	63	56	34	11	4
<i>Kirchneriella lunaris</i>	38	23	21	7	0
<i>Kirchneriella subsolitaria</i> .	87	67	56	18	11
<i>Monoraphidium arcuatum</i> .Hind	34	32	28	21	17
<i>Scenedesmus quadricauda</i> (Turp.)	66	54	43	21	13
	<b>521</b>	<b>397</b>	<b>297</b>	<b>178</b>	<b>97</b>
<b>CYANOPHYCEAE</b>					
<i>Anabaena wisconsinense</i>	63	11	6	0	0
Blue-green filamentous algae	42	11	8	0	0
<i>Chroococcus montanus</i> . Lemmermann	177	159	127	63	54
<i>Lyngbya aestuarii</i> Lammermann	84	43	33	17	0
<i>L. major</i> Meneghinii	87	65	49	32	21
<i>Microcystis aeruginosa</i> Kützing	53	34	21	14	0
<i>M. flos-aquae</i> (Witt.) Kirchner	123	116	97	65	53
<i>Nostoc muscorum</i> Agardh	11	7	3	0	0
<i>Oscillatoria limnetica</i> Lemmermann	213	148	86	63	32
<i>O. lemmermanni</i> . Bory	87	76	56	34	13
<i>Phormidium ambiguum</i> Gomont	54	45	37	21	6
<i>Westiellopsis prolific</i> . Janet.	148	137	95	53	32
	<b>1004</b>	<b>857</b>	<b>618</b>	<b>362</b>	<b>211</b>
<b>BACILLARIOPHYCEAE</b>					
<i>Cymbella affinis</i> Kützing	11	8	8	3	0
<i>Diatoma elongatum</i> Bory	43	23	21	12	6
<i>Diatoma vulgare</i> Bory	65	45	34	30	12
<i>Nitzschia acicularis</i> . (Greg.) Grunow	87	21	11	11	11
<i>N. sigma</i> (Ehr.) W. Smith	42	11	11	8	0
<i>Navicula resola</i>	43	32	22	16	11
	<b>291</b>	<b>140</b>	<b>107</b>	<b>80</b>	<b>40</b>
<b>Total</b>	<b>1816</b>	<b>1394</b>	<b>1022</b>	<b>620</b>	<b>348</b>



صورة (5) استخدام مستوى 3 فولت على خفض الكتلة الحية للطحالب

اما بمستوى الفولتية 1.5 فولت على الكتلة الحيوية للطحالب فقد كان التأثير متدرجا في زمن التجربة مختلف من خلال الدقيقة 15 من بدء التجربة بلغت الكتلة الحيوية الكلية لمجاميع الطحالب الخضراء والخضر المزرقة والداييتومية 350 و 256 و 1037 و 284 و 913 و 197 خلية / ملليلتر على التوالي ، يستخدم التيار الكهربائي كنظام ضد الالتصاق حيث تكون الاحياء المجهرية ذات شحنة سالبة على الغالب لذلك فان القطب الموجب يقوم بسحب تلك الاحياء وبذلك يقللها بتيار كهربائي منخفض حوالي 1.5-1 فولت وبذلك يمنع الاحياء من التجمع حول القطب لفترات زمنية طويلة باستخدام تيار كهربائي متناوب ، أما الدقيقة 45 اذ بلغت الكتلة الحيوية للطحالب 244 و 801 و 162 و 161 خلية / ملليلتر على التوالي بالدقيقة 60 من بدء التجربة ووصلت الى 175 و 643 و 92 خلية / ملليلتر على التوالي ، قياسا بالسيطرة البالعة 521 و 1004 و 291 خلية / ملليلتر على التوالي .والجدول (6) و الصورة (6) يبين ذلك .

جدول (6) تأثير مستوى الفولتية البالغ 1.5 فولت على الطحالب باوقات مختلفة

المجاميع الطحلبية	السيطرة خلية / ملليلتر	V 1.5 / دقيقة			
		15 دقيقة	30 دقيقة	45 دقيقة	60 دقيقة
<b>CHLOROPHYCEAE</b>					
<i>Chlorella vulgaris</i>	233	116	106	106	85
<i>Kirchneriella obese</i>	63	54	43	33	21
<i>Kirchneriella lunaris</i>	38	32	25	21	13
<i>Kirchneriella subsolitaria</i> .	87	66	47	37	26
<i>Monoraphidium arcuatum</i> .Hind	34	31	21	15	9
<i>Scenedesmus quadricauda</i> .	66	51	42	32	21
	<b>521</b>	<b>350</b>	<b>284</b>	<b>244</b>	<b>175</b>
<b>CYANOPHYCEAE</b>					
<i>Anabaena wisconsinense</i>	63	54	32	21	21
Blue-green filamentous algae	53	42	34	28	22
<i>Chroococcus montanus</i> . Lemmermann	184	177	176	169	152
<i>Lyngbya aestuarii</i> Lammermann	84	80	76	56	32
<i>L. major</i> Meneghinii	256	87	65	49	34
<i>Microcystis aeruginosa</i> Kützing	53	31	22	16	12
<i>M. flos-aquae</i> (Witt.) Kirchner	148	123	112	102	98
<i>Nostoc muscorum</i> Agardh	11	11	9	5	0
<i>Oscillatoria limnetica</i> Lemmermann	213	190	176	154	132
<i>O. lemmermanni</i> . Bory	87	70	67	56	34
<i>Phormidium ambiguum</i> Gomont	54	45	37	29	21
<i>Westiellopsis prolific</i> . Janet.	148	127	116	116	85
	<b>1004</b>	<b>1037</b>	<b>913</b>	<b>801</b>	<b>643</b>
<b>BACILLARIOPHYCEAE</b>					
<i>Cymbella affinis</i> Kützing	11	11	8	6	0
<i>Diatoma elongatum</i> Bory	43	41	34	21	11
<i>Diatoma vulgare</i> Bory	65	61	53	37	26
<i>Nitzschia acicularis</i> . (Greg.) Grunow	87	63	42	42	21
<i>N. sigma</i> (Ehr.) W. Smith	42	39	26	23	13
<i>Navicula resola</i>	43	41	34	33	21
	<b>291</b>	<b>256</b>	<b>197</b>	<b>162</b>	<b>92</b>
<b>Total</b>	<b>1816</b>	<b>1643</b>	<b>1394</b>	<b>1207</b>	<b>910</b>



صورة (6) استخدام مستوى 1.5 فولت على خفض الكثافة الحية للطحالب

اما باستخدام المستويات المختلفة من الفولتية المتمثلة بـ 1.5 و 3 و 4.5 و 6 و 9 و 12 فولت على الكتلة الحية للطحالب لمدة 24 ساعة ، اذ بيّنت النتائج ان الكتلة الحية للطحالب تأثر بشكل كبير بمختلف المستويات ولكن ماعدا مستوى 1.5 كانت الكتلة الحية متذبذبة والجدول (7) يوضح ذلك .

جدول (7) تأثير مستوى الفولتية المختلفة على الطحالب خلال 24 ساعة من التجربة

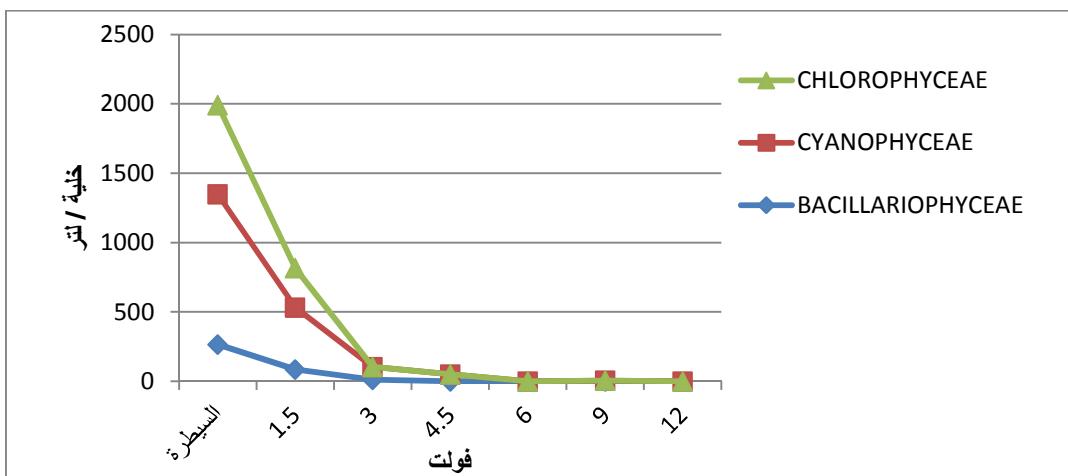
المجاميع الطحلبية	السيطرة خلية / مليلتر	أنواع الفولتيات V					
		1.5	3	4.5	6	9	12
<b>CHLOROPHYCEAE</b>							
<i>Chlorella vulgaris</i>	317	242	0	0	0	0	0
<i>Kirchneriella obese</i>	95	42	0	0	0	0	0
<i>Kirchneriella lunaris</i>	39	0	0	0	0	0	0
<i>Kirchneriella subsolitaria</i> .	78	0	0	0	0	0	0
<i>Monorephidium arcuatum</i> .Hind	53	0	0	0	0	0	0
<i>Scenedesmus quadricauda</i>	60	0	0	0	0	0	0
<b>CYANOPHYCEAE</b>							
<i>Anabaena wisconsinense</i>	106	87	11	11	0	2	0
Blue-green filamentous algae	42	21	7	2	0	2	0
<i>Chroococcus minor</i> . Lemmermann	137	127	11	3	0	1	0
<i>C. turgidus</i> (Kütz.) Nügeli	76	0	0	0	0	0	0
<i>Lyngbya aestuarii</i> Lammermann	68	0	0	0	0	0	0
<i>L. major</i> Meneghinii	76	0	0	0	0	0	0
<i>Microcystis aeruginosa</i> Kützing	106	0	0	0	0	1	0
<i>M. flos-aquae</i> (Witt.) Kirchner	95	85	0	0	0	0	0
<i>Nostoc muscorum</i> Agardh	42	11	0	0	0	0	0
<i>Oscillatoria limnetica</i> Lemmermann	43	11	32	21	0	0	0
<i>O. lemmermanni</i> . Bory	78	0	0	0	0	0	0
<i>Phormidium ambiguum</i>	67	0	0	0	0	0	0
<i>Westiellopsis prolific</i> . Janet.	148	106	32	13	0	0	0
<b>BACILLARIOPHYCEAE</b>							
<i>Cymbella affinis</i> Kützing	23	0	0	0	0	0	0
<i>Diatoma elongatum</i> Bory	54	0	0	0	0	0	0
<i>Diatoma vulgare</i> Bory	36	0	0	0	0	0	0
<i>Nitzschia acicularis</i> . (Greg.)	67	0	0	0	0	0	0
<i>N. sigma</i> (Ehr.) W. Smith	85	85	11	0	0	0	0

اما جدول (8) يبيّن مدى تأثير المستويات من الفولتية على حركة ولون وسلوكيات الكتلة الحية من الطحالب بمختلف المجاميع الطحلبية المستخدمة في التجربة خلال 24 ساعة من بدء التجربة. يستخدم التيار الكهربائي المباشر لتعقيم المياه مما يؤدي الى تجمّع الطحالب على شكل جزيئات غروية وبذلك يمكن فصلها من المحلول المائي (Feng et al., 2004). ان فعالية استخدام الكهربائية ذات تأثير عالي لقتل البكتيريا تعتمد بالغالب على الانواد وعوامل التدفق للسائل والاس الهيدروجيني للتفاعل المستخدم للمعاملة يعتمد على المجال الكهربائي المسلط على غشاء الخلية (Vacca et al., 2011). ان المجاميع الكيمائية المكونة لجدار الخلايا البكتيرية تعطي شحنة سالبة لسطح الخلية وهذا يؤثر على حركة تلك الخلايا تحت تأثير المجال الكهربائي حيث تتنفس الاحياء المجهرية سالبة الشحنة باتجاه الانواد وتجري واحد من الانواد الى الكاثود (Marks,2000) .

جدول (8) الصفات المظهرية للطحالب بعد 24 ساعة من المعاملة

المجاميع الطحلبية	أنواع مستوى الفوليات					
	1.5	3	4.5	6	9	12
<b>CHLOROPHYCEAE</b>						
<i>Chlorella vulgaris</i>	اصفار الخلايا وانعدام الحركة	الطحالب الخضر انعدمت بها الحركة مع اصفار البلاستيدية	الطحالب الخضر توقف عن الحركة مع اصفار البلاستيدية بدون تغيير في شكل الخلية مما ادى الى ترسيبها	زيادة التكتلات وزنادة الاصفار	اصفار بدون حركة	اصفار الخلايا وانعدام الحركة
<i>Kirchneriella obese</i>						
<i>Kirchneriella lunaris</i>						
<i>Kirchneriella subsolitaria</i> .						
<i>Monoraphidium arcuatum</i> . Hind						
<i>Scenedesmus quadricauda</i> (Turp.)						
<b>CYANOPHYCEAE</b>						
<i>Anabaena wisconsinense</i>	اصفار	اصفار	قليلة الحركة			اصفار وعدم انتظام الخيوط
<i>Blue-green filamentous algae</i>	اصفار	اصفار	قليلة الحركة			اصفار
<i>Chroococcus minor</i> . Lemmermann	اصفار وترسيب الخلية	اصفار وترسيب الخلية	حركة جدا بطيئة			اصفار بدون تمزق جدران الخلية
<i>C. turgidus</i> (Kütz.) Nügeli	اصفار وترسيب الخلية		حركة جدا بطيئة			اصفار مع تكتل الخلايا
<i>Lyngbya aestuarii</i> Lammermann	قليلة الحركة					اصفار وخاصة الطحالب
<i>L. major</i> Meneghinii	قليلة الحركة					اصفار الطحالب الخيطية
<i>Microcystis aeruginosa</i> Kützing	اصفار وترسيب الخلية					
<i>M. flos-aquae</i> (Witt.) Kirchner	اصفار وترسيب الخلية					
<i>Nostoc muscorum</i> Agardh	اصفار					
<i>Oscillatoria limnetica</i>	اصفار					
<i>O. lemmermanni</i> . Bory	اصفار	اصفار بدون حركة				
<i>Phormidium ambiguum</i> Gomont	اصفار	اصفار الخيط				
<i>Westiellopsis prolific</i> . Janet.	اصفار بدون حركة	انكماش في شكل الخيط مما ادى الى تكتله	اصفار الخيط مع قلة الحركة			
<b>BACILLARIOPHYCEAE</b>						عدم الحركة
<i>Cymbella affinis</i> Kützing	حركة الدايوتومات	بدون حركة او حركة جدا ضعيفة	حركة الدايوتومات قليلة جدا قياسا بالطحالب الخيطية	قلة الحركة مع اصفار الخلايا بدون تغيير في اغلفة واغشية وجدران الخلية الطحلبية	التوقف عن الحركة	
<i>Diatoma elongatum</i> Bory	قليلة جدا				التوقف عن الحركة	
<i>Diatoma vulgare</i> Bory					التوقف عن الحركة	
<i>Nitzschia acicularis</i> . (Greg.) Grunow					التوقف عن الحركة	
<i>N. sigma</i> (Ehr.) W. Smith					توقف الحركة	

ان تأثير التيار الكهربائي المضاعف المستخدم لتنبيط الاحياء المجهرية يختلف من نوع الى اخر وكذلك من طور الى اخر ضمن النوع نفسه (Ortega,2011) حيث وجد الباحثين ان الطور الوغارتمي للخلايا اكثر تحسنا من طوري الاقلمة وطور الثبات (Barbosa,1999 و Hülsheger,1983). ومن خلال شكل (1) بين مدى تأثير المستويات المختلفة من الفولتية المستخدمة في التجربة للمجاميع الطحلبية المختلفة بـ *Bacillariophyceae* و *Cyanophyceae* و *Chlorophyceae* وكانت الطحالب الخضر أكثر الانواع الطحلبية تحسسا اتجاه التيار الكهربائي بينما انواع الطحالب الخضر المزرقة كانت مقاومة للتيار لبعض الوقت متمثل بطلاء *Westiellopsis prolific* و *Chroococcus minor* و *Anabaena wisconsinensis* ططلب *Nitzschia sigma* في 1.5 و 3 فولت والشكل (1) يوضح ذلك.



شكل (1) تأثير المستويات المختلفة من الفولتية على مجاميع المجتمع الطحلبي

استخدم العديد من باحثين مواد تؤدي إلى موت أو خفض معدلات النمو للطحالب إلا أنها ذات ضرر بيئي كبير مثل استخدام مادة كبريتات النحاس والتي تؤدي إلى تمزق الجدار الخارجي للطحالب مع خروج المواد السامة للوسط البيئي بدون التأثير عليها وهذا خطير جدا من خلال الطحالب التي تحمل جينات لإفراز تلك السموم ومنها شعبة الطحالب الخضر المزرقة ، وفي دراسة (الحسيني,2014) التي خفضت الكثافة الحيوية للطحالب باستخدام مادة برمنغامتات البوتاسيوم وبدون تمزق للجدار الخارجي للطحالب ومن ضمنها الطحالب المنتجة للسموم هذا ما يؤمن سلامة البيئة المائية وبقية الاحياء وهذا ما يتطابق الدراسة الحالية باستخدام مستويات الفولتية الكهربائية لتنبيط النمو الطحلبي بدون ضرر بيئي ناتج عن عدم تمزق الجدار الخارجي للطحالب .

#### الاستنتاجات والتوصيات

- القوة الكهربائية المستخدمة ضمن الدراسة الحالية (الفولتية الكهربائية ) واطئة الكلفة وذات كفاءة عالية في خفض الكثافة الحية لمجتمع الطحالب المتسبب في الآضرار لمحيطات المعالجة المختلفة .
- عدم تمزق جدران الخلايا الطحلبية وخاصة الطحالب التي تمتلك السموم وهذا دليل على عدم التسبب بانتشار السموم وتركيزها بالوسط .
- عملية ازالة الخلايا الحية للطحالب بلغت 100 % بوقت قصير جدا وبدون تكلفة مادية عالية .
- أظهرت المعاملة بالقوة الكهربائية الى ترسيب الخلايا الطحلبية بصورة تامة نتيجة لموت الخلايا وفقدانها مظاهر الحياة وهذا جعلها سهلة الازالة من احواض المعالجة ضمن المنظومات .
- التيار الكهربائي المستخدم للمعالجة غير ضار للانسان او الحيوان في حالة التعرض المباشر لها .
- استخدام الدراسة الحالية ضمن منظومة تدخل في معالجة مياه الصرف الصحي والصناعي كونها تزيل الاحياء المجهرية وحتى تفكك المركبات الكيميائية .
- من الممكن ازالة وتحلل السموم الحيوية باستخدام القوة الكهربائية .
- اجراء دراسات واسعة على كل الاحياء المجهرية والتي من ضمنها البكتيريا والفطريات والهائمات الحيوانية والفايروسات .
- اختبار الدراسة الحالية في القضاء على الامراض السرطانية .

#### المصادر

الحسيني،أحمد عيدان و محمد،ايلاف سمير و كامل،رويدة فاهم (2014). خفض انتاجية الكلوروفيل من مختلف الطحالب بمادة برمنغامتات البوتاسيوم . مجلة وزارة العلوم والتطبيقات .المجلد الخامس العدد الثاني .

**REFERENCES**

- [1] Alvarez I, Condon S, Raso J.(2006). Microbial inactivation by pulsed electric fields. In: Raso J, Heinz V, eds. *Food Pulsed Electric Fields Technology for the Food Industry, Fundamentals and Applications*. New York, NY: Springer:97-129.
- [2] Barbosa-Cánovas GV, Góngora-Nieto MM, (1999).Pothakamury UR, Swanson BG. *Preservation of Foods with Pulsed Electric Fields*.San Diego, Academic Press.
- [3] Desikachary, T.V. (1959). Cyanophyta. Indian Council of Agricultural Rese- arch New Dalhi. 686 pp.
- [4] Edward G. Bellinger. And David C. Sigee. (2010). Freshwater Algae Identification and Use as Bioindicators. Printed in Great Britain by Antony Rowe, Ltd. Chippenham, Wilts.pp 285.
- [5] Felisberto, S.A. & Rodrigues, L. (2004). Periphytic Desmids in Corumba', Goiás, Brazil: Genus *Cosmarium Corda*. *Braz. J. Biol.*, 64 (1):1-2.
- [6] Feng C.P., Suzuri K., Zhao S.Y., Sugiura N., Shimada S., Maekawa T., (2004). Water Disinfection by Electrochemical Treatment, *Bioresour. Technol.* 94, 21–25.
- [7] Grahl T, Markl H. (1996).Killing of microorganisms by pulsed electric fields. *Applied Microbiology and Biotechnology*. 45(1/2):148-157.
- [8] Heng,L.,Jun,N.,Wen-Jie,H and Guidai,L.(2009).Algae removal by Ultresonic irradiation- Coagulation.Desalination.239, 191 – 197.
- [9] Hülsheger H, Potel J, Niemann EG.(1983). Electric field effects on bacteria and yeast cells. *Radiation & Environmental Biophysics*. 22:149-162.
- [10] Lado BH, Yousef AE. Alternative food-preservation technologies: efficacy and mechanisms. *Microbes and Infection*.2002;4:433-440.
- [11] Marks R. E., ACAR Y. B., GALE R. J., OZSU-ACAR E.(2000). In-situ bioelectrokinetic remediation of contaminated soils containing hazardous mixed wastes in "Bioremediation of Contaminated Soils". Edited by Wise, D.L., and D.J. Trantolo, Cichon J. E., Inyang H. I., Stottmeister U., Marcel Dekker, Inc., New York-Basel,.
- [12] Ortega-Rivas E. (2011).Critical Issues Pertaining to Application of Pulsed Electric Fields in Microbial Control and Quality of Processed Fruit Juices. *Food and Bioprocess Technology*. 4:631-645.
- [13] Petrushevski,B.,van Breemen A.N .and Alaerts,G.(1996).effect of permanganate pretreatment and Coagulation with dual Coagulants on algae removal in direct filtration.J.Water Supply Res- Technol-AQUA, 45,316-326.
- [14] Prescott, G.W. (1964). the Fresh-Water Algae. William, C. Brown Co., Publ. Dubuque, Iowa, 222 pp.
- [15] Sun B,Aye N.N,Gao Zy,Lv D.Zhuxm and Sato M.(2012).Characteristic of gas –liquid pulsed discharge plasma reactor and dye decoloration efficiency.J.Environ . Sci.24(5) 5-840.
- [16] Tamelander,J,Riddering L,Haag,F, and Matheickal J.(2010).Glo Ballast Partnerships Project Coordination unit / International maritime organization.4Albert Embankment ,London.SEI.7SR.United Kingdom and IUCN.BOOK.
- [17] Vacca A., Mascia M., Palmas S., Da Pozzo A., (2011). Electrochemical Treatment of Water Containing Chlorides under Non Ideal Flow Conditions with BDD Anodes, *J. Appl. Electrochem.* 41, 1087–1097.
- [18] Zhang.G., Zhang.P.,Wang.B. and Liu,H.(2003).Ultrasonic frequency effects on the removal of *microcystis aeruginosa*.Ultrasonic Sonochemistry .13,446-450.