

**UJI KEMAMPUAN BIODEGRADASI SAMPAH PLASTIK  
*POLYETHYLENE* (PE) OLEH BAKTERI PENDEGRADASI PLASTIK  
YANG DIISOLASI DARI TEMPAT PEMBUANGAN AKHIR (TPA)  
JABON SIDOARJO**

**SKRIPSI**



**UIN SUNAN AMPEL  
S U R A B A Y A**

**Disusun Oleh:  
RENI IDA WATI  
H71216066**

**PROGRAM STUDI BIOLOGI  
FAKULTAS SAINS DAN TEKNOLOGI  
UNIVERSITAS ISLAM NEGERI SUNAN AMPEL  
SURABAYA  
2020**

## PERNYATAAN KEASLIAN

Saya yang bertanda tangan di bawah ini,

Nama : Reni Ida Wati  
NIM : H71216066  
Program Studi : Biologi  
Angkatan : 2016

Menyatakan bahwa saya tidak melakukan plagiat dalam penulisan skripsi saya yang berjudul “UJI KEMAMPUAN BIODEGRADASI SAMPAH PLASTIK *POLYETHYLENE* (PE) OLEH BAKTERI PENDEGRADASI PLASTIK YANG DIISOLASI DARI TEMPAT PEMBUANGAN AKHIR (TPA) JABON SIDOARJO”. Apabila suatu saat nanti terbukti saya melakukan tindakan plagiat, maka saya bersedia menerima sanksi yang telah ditetapkan.

Demikian pernyataan keaslian ini saya buat dengan sebenar-benarnya.

Surabaya, 25 Juni 2020

Yang menyatakan,

A yellow adhesive stamp (Meterai Tempel) with a value of 6000 Rupiah. The stamp features a floral design and the text "METERAI TEMPEL", "CA000AFF7370985", "6000", and "ENAM RIBU RUPIAH". A black ink signature is written over the stamp.

(Reni Ida Wati)

NIM. H71216066

## LEMBAR PERSETUJUAN PEMBIMBING

Skripsi oleh

NAMA : Reni Ida Wati

NIM : H71216066

JUDUL : Uji Kemampuan Biodegradasi Sampah Plastik *Polyethylene* (PE)  
oleh Bakteri Pendegradasi Plastik yang Diisolasi dari Tempat  
Pembuangan Akhir (TPA) Jabon Sidoarjo

Telah diperiksa dan disetujui untuk diujikan.

Surabaya, 15 Juni 2020

Dosen Pembimbing 1



Nirmala Fitria Firdhausi, M.Si  
NIP. 198506252011012010

Dosen Pembimbing 2



Hanik Faizah, S.Si., M.Si  
NIP. 201409019

## PENGESAHAN TIM PENGUJI SKRIPSI

Skripsi Reni Ida Wati ini telah dipertahankan  
di depan tim penguji skripsi  
di Surabaya, 25 Juni 2020

Mengesahkan,  
Dewan Penguji

Penguji I



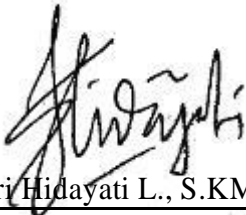
Nirmala Fitria Firdhausi, M.Si  
NIP. 198506252011012010

Penguji II



Hanik Faizah, S.Si., M.Si  
NIP. 201409019

Penguji III



Sri Hidayati L., S.KM., M.Kes  
NIP. 198201252014032001


Penguji IV



Irul Hidayati, M. Kes  
NIP. 198102282014032001

Mengetahui,

Plt. Dekan Fakultas Sains dan Teknologi  
UIN Sunan Ampel Surabaya



Dr. Hj. Evi Fatimatur Rusydiyah, M.Ag.  
NIP. 19732272005012003



**KEMENTERIAN AGAMA**  
**UNIVERSITAS ISLAM NEGERI SUNAN AMPEL SURABAYA**  
**PERPUSTAKAAN**

Jl. Jend. A. Yani 117 Surabaya 60237 Telp. 031-8431972 Fax.031-8413300  
E-Mail: [perpus@uinsby.ac.id](mailto:perpus@uinsby.ac.id)

---

LEMBAR PERNYATAAN PERSETUJUAN PUBLIKASI  
KARYA ILMIAH UNTUK KEPENTINGAN AKADEMIS

Sebagai sivitas akademika UIN Sunan Ampel Surabaya, yang bertanda tangan di bawah ini, saya:

Nama : Reni Ida Wati  
NIM : H71216066  
Fakultas/Jurusan : SAINTEK/BIOLOGI  
E-mail address : [reniidawati128@gmail.com](mailto:reniidawati128@gmail.com)

Demi pengembangan ilmu pengetahuan, menyetujui untuk memberikan kepada Perpustakaan UIN Sunan Ampel Surabaya, Hak Bebas Royalti Non-Eksklusif atas karya ilmiah :

Skripsi     Tesis     Desertasi     Lain-lain (.....)  
yang berjudul :

UJI KEMAMPUAN BIODEGRADASI SAMPAH PLASTIK *POLYETHYLENE* (PE)

OLEH BAKTERI PENDEGRADASI PLASTIK YANG DIISOLASI DARI TEMPAT

PEMBUANGAN AKHIR (TPA) JABON SIDOARJO

beserta perangkat yang diperlukan (bila ada). Dengan Hak Bebas Royalti Non-Eksklusif ini Perpustakaan UIN Sunan Ampel Surabaya berhak menyimpan, mengalih-media/format-kan, mengelolanya dalam bentuk pangkalan data (database), mendistribusikannya, dan menampilkan/mempublikasikannya di Internet atau media lain secara **fulltext** untuk kepentingan akademis tanpa perlu meminta ijin dari saya selama tetap mencantumkan nama saya sebagai penulis/pencipta dan atau penerbit yang bersangkutan.

Saya bersedia untuk menanggung secara pribadi, tanpa melibatkan pihak Perpustakaan UIN Sunan Ampel Surabaya, segala bentuk tuntutan hukum yang timbul atas pelanggaran Hak Cipta dalam karya ilmiah saya ini.

Demikian pernyataan ini yang saya buat dengan sebenarnya.

Surabaya, 25 Juni 2020

Penulis

(Reni Ida Wati)















membuang sampah sembarangan terutama sampah plastik. Allah SWT. juga telah menghendaki bahwa manusia yang melakukan suatu perbuatan hingga berdampak pada kerusakan lingkungan akan diberikan hukuman sebagaimana akibat dari ulah yang mereka lakukan agar tersadar dan berusaha untuk menjaga kelestarian lingkungan. Seperti halnya meluapnya air sungai karena tumpukan sampah plastik yang berakibat pada banjir. Oleh karena itu, seharusnya tindakan yang dilakukan yaitu membuang sampah di tempatnya serta melakukan penanganan lebih lanjut terhadap sampah plastik.

Metode penanganan sampah plastik yang biasa dilakukan oleh masyarakat yaitu dengan cara membakar atau mendaur ulang. Namun, tidak semua masyarakat memiliki kemampuan untuk mendaur ulang sampah plastik sehingga kebanyakan dilakukan dengan cara pembakaran. Penanganan sampah plastik dengan cara pembakaran bukanlah suatu solusi yang tepat karena akan menimbulkan dampak negatif lainnya yaitu udara akan tercemar oleh CO dan CO<sub>2</sub> yang berbahaya bagi pernafasan (Syam, 2017). Selain dengan cara pembakaran, biasanya sampah plastik hanya dibiarkan tertimbun di TPA yang mana semakin lama penumpukan sampah plastik ini akan semakin meningkat. Oleh sebab itu perlu dilakukan penanganan khusus untuk meminimalisir penumpukan dan permasalahan plastik di lingkungan yaitu dengan cara biodegradasi.

Biodegradasi adalah proses penguraian, pendegradasian ataupun pemecahan polimer baik alam maupun sintetik yang dilakukan oleh mikroorganisme (Sriningsih dan Shovitri, 2015). Pada proses biodegradasi, mikroorganisme akan mengeluarkan eksoenzim dan endoenzim yang dapat

mendegradasi polimer menjadi bentuk yang lebih sederhana kemudian memanfaatkannya sebagai sumber karbon yang digunakan untuk proses pertumbuhan (Sriningsih dan Shovitri, 2015). Jenis mikroorganisme yang telah diketahui mempunyai kemampuan dalam mendegradasi plastik polietilena yaitu *Aspergillus niger*, *A. glaucus*, dan *Pseudomonas sp.* (Kathiresan, 2003); *Bacillus sp.* (Fadlilah dan Shovitri, 2014; Marjayandari dan Shovitri, 2015; Pangestu dkk., 2016); *Pseudomonas aeruginosa* dan *Bacillus thuringiensis* (Syam, 2017).

Pada beberapa penelitian juga telah menunjukkan bahwa mikroba yang diisolasi dari tempat pembuangan akhir mempunyai kemampuan dalam mendegradasi sampah plastik polietilena (Zusfahair dkk., 2007; Ainiyah dan Shovitri, 2014; Badriyah dan Shovitri, 2015; Octavianda *et al.*, 2016; Gultom dkk., 2017; Munir *et al.*, 2018). Penelitian yang dilakukan oleh Octavianda *et al.*, (2016) di TPA Benowo Surabaya ditemukan isolat bakteri pendegradasi plastik polietilen *oxo-degradable* yaitu isolat C231 dengan kemampuan mendegradasi sebesar  $0,247 \pm 0,138$  selama masa inkubasi 30 hari. Selain itu, penelitian oleh Munir *et al.* (2018) di TPA Lokal di Medan didapatkan isolat bakteri pendegradasi plastik polietilena yaitu isolat SP2 dan isolat SP4 dengan kemampuan mendegradasi berturut-turut sebesar 10,16% dan 12,06% selama masa inkubasi 4 minggu.

Berdasarkan penelitian tersebut membuktikan bahwa tempat pembuangan akhir memiliki kemungkinan besar ditemukannya bakteri-bakteri pendegradasi plastik. Tempat Pembuangan Akhir (TPA) merupakan suatu area pembuangan limbah atau sampah yang mana pengelolaannya telah mencapai tahap akhir

(Nandi, 2005). Umumnya di kota-kota besar seringkali terjadi permasalahan mengenai sampah, salah satunya yaitu kabupaten Sidoarjo. Kabupaten Sidoarjo merupakan salah satu wilayah kabupaten yang terletak di provinsi Jawa Timur dengan total penduduk terbesar ke-4 setelah Surabaya, Malang, dan Jember yaitu sebanyak 2,22 juta jiwa (BPS, 2019). Kabupaten Sidoarjo menghasilkan sampah dengan total sekitar 1.150 ton perhari. Banyaknya sampah yang dihasilkan di Sidoarjo ini menyebabkan tempat pembuangan akhir di wilayah Sidoarjo mengalami *overload* dan mengalami penumpukan hingga mencapai ketinggian 15-20 meter (Setyawan, 2019. Pres comm, 3 juli).

TPA Griyomulyo merupakan satu-satunya tempat pembuangan akhir di kabupaten Sidoarjo yang berada di desa Kupang kecamatan Jabon, kabupaten Sidoarjo. TPA Griyomulyo Jabon ini berdiri pada tahun 2005 dan memiliki luas area sebesar 8 Ha dengan jumlah sampah yang masuk tiap harinya sekitar 485-500 ton (Setyawan, 2019. Pres comm, 3 juli). Sampah plastik yang terdapat di TPA Jabon memiliki presentase terbesar kedua setelah sampah organik yaitu sebesar 15.6% yang berupa plastik HDPE (*High Density Polyethylene*) 1.95%, LDPE (*Low Density Polyethylene*) 10.95%, PET (*Polyethylene Terephthalate*) 0.73%, PS (*Polystyrene*) sterofom 0.29%; PP (*Polypropylene*) 0.37%, dan beberapa plastik lainnya 1.31% (Gaol dan Warmadewanthi, 2017). Sampah plastik yang terdapat di TPA Jabon ini telah mengalami penumpukan selama  $\pm 14$  tahun sehingga kemungkinan terdapat adanya bakteri-bakteri pendegradasi plastik. Oleh karena itu, penelitian ini dilakukan untuk mengeksplorasi bakteri pendegradasi plastik dari TPA Jabon, Sidoarjo dan mengetahui kemampuannya dalam mendegradasi sampah plastik *polyethylene*.













1. *Open dumping*, merupakan metode pembuangan akhir tingkat rendah atau sederhana dimana sistem pengelolaan sampah yang dilakukan hanya dengan penumpukan tanpa adanya perlakuan khusus.
2. *Control landfill*, merupakan metode pembuangan akhir menengah dimana sistem pengelolaan sampah dilakukan dengan cara menumpuk atau menimbun sampah pada suatu lubang dan dilakukan penutupan dengan tanah apabila timbunan sampah telah penuh.
3. *Sanitary landfill*, merupakan metode pembuangan sampah yang terbilang tingkat tinggi karena sampah telah mengalami perlakuan. Pada metode ini, sistem pengelolaan sampah dilakukan dengan cara melakukan penimbunan hingga ketebalan tertentu pada suatu hamparan luas kemudian memadatkannya dan ditutup atau dilapisi dengan tanah dan dilakukan pemadatan kembali.

## 2.2 TPA Griyomulyo, Jabon Sidoarjo

TPA Griyomulyo merupakan satu-satunya TPA di kabupaten Sidoarjo dimana metode pengelolaannya menggunakan sistem *controlled landfill* (Gaol dan Warmadewanthi, 2017). TPA ini terletak di desa Kupang kecamatan Jabon, kabupaten Sidoarjo dengan koordinat  $7^{\circ}32'57''\text{S}$   $112^{\circ}45'49''\text{E}$  (Gambar 2.2). TPA Jabon Sidoarjo ini berbatasan langsung dengan 4 desa yaitu desa Tambak Kalisogo, desa Kupang, desa Balongtani, dan desa Semambung (Setyawan, 2019. Pres comm, 3 Juli).



Jumlah sampah yang masuk ini diperkirakan akan mengalami peningkatan sekitar 2% per tahun. Jenis sampah yang masuk ke TPA Jabon dapat digolongkan menjadi 11 kategori yaitu sebagai berikut (Gaol dan Warmadewanthi, 2017):

1. Sampah organik, terdiri dari sisa makanan dan sampah perkebunan seperti daun, dll. Sampah jenis ini merupakan sampah dengan presentase terbesar yaitu 61.54% yang mana 34.77% ialah sampah dari sisa makanan dan 26.77% ialah sampah perkebunan.
2. Plastik, terdiri dari berbagai jenis plastik meliputi LDPE, HDPE, PET, PS Sterofoam, PP bag dan plastik jenis lainnya. Sampah plastik ini mendominasi TPA dengan presentase sebesar 15.6% dengan rincian plastik HDPE yaitu 1.95%, LDPE yaitu 10.95%, PET yaitu 0.73%, PS Sterofoam yaitu 0.29%; PP bag yaitu 0.37%, dan beberapa plastik lainnya sebesar 1.31%.
3. Diapres, terdiri dari sampah popok dan pembalut dengan presentase sebesar 10.4%. Popok memiliki presentase sebesar 9.58% dan pembalut sebesar 0.82%.
4. Kain merupakan sampah terbanyak keempat dengan presentase sebesar 4.8%.
5. Kertas, terdiri dari sampah kertas yang berasal dari majalah, buku, koran, HVS dan jenis kertas lainnya. Sampah kertas ini memiliki presentase sebesar 2.66% dengan rincian sampah majalah sebesar 0.44%, buku sebesar 0.90%, koran 0.43%, HVS 0.45%, dan kertas lainnya sebesar 1.78%.
6. Karton dengan presentase sebesar 1.86%.







berasal dari bahan alami minyak atau gas digantikan dengan bahan-bahan sintesis (Zhang *et al.*, 1997). Plastik memiliki beberapa sifat yaitu densitas rendah, tahan terhadap suhu tinggi dan bahan kimia, memiliki kekuatan mekanik yang bervariasi, tekstur ringan, fleksibel, mudah dibentuk, dapat diwarnai, dan tidak berkarat (Koswara, 2006).

Plastik dibedakan menjadi 2 jenis berdasarkan sifat fisiknya yaitu (Zhang *et al.*, 1997; Syarief dkk., 1989; Sulchan dan Nur, 2007; Saptono, 2008):

### 1. *Thermoplastic*

Plastik ini merupakan plastik yang dapat dilakukan daur ulang (*Recycle*) dan dapat dicetak kembali dengan melakukan pemanasan ulang karena plastik ini akan bertekstur lunak ketika dipanaskan dan keras kembali pada keadaan dingin (*Reversibel*), selain itu susunan kimiawi dari plastik ini tidak mengalami perubahan atau tetap seperti semula pada saat dilakukan pencetakan sehingga plastik ini dapat diproses berulang kali. Davidson (1970) menyebutkan bahwa struktur kimia dari *thermoplastics* yaitu linear dimana rantai polimer berbentuk lurus (linear). Plastik yang tergolong dalam *thermoplastic* biasanya digunakan untuk kemasan dan kontak langsung dengan produk. Contohnya: PET (*Polyethylene Terephthalate*), PS (*Polystyrene*), PC (*Polycarbonate*), PE (*Polyethylene*), PP (*Polypropylene*).

### 2. *Thermosetting*

Plastik ini merupakan plastik yang memiliki sifat berkebalikan dari *thermoplastic* yaitu tidak dapat dilakukan *Recycle* atau daur ulang maupun dicetak kembali dengan pemanasan karena dapat merusak molekul-molekul pada plastik tersebut. Davidson (1970) menyebutkan bahwa struktur kimia



















nitrogen, dan fosfat mempengaruhi mikroba dalam menghasilkan enzim ekstraseluler yang berperan dalam proses biodegradasi yang mana semakin banyak enzim yang dihasilkan maka proses biodegradasi juga semakin cepat dan begitu sebaliknya (Dias *et al.*, 2007).

2. Faktor lingkungan, meliputi jenis dan ukuran substrat, kandungan yang terdapat pada substrat. Semakin besar ukuran substrat dan semakin kompleks penyusunnya maka proses biodegradasi semakin lama, dan sebaliknya semakin kecil ukuran substrat dan penyusunnya lebih sederhana maka proses biodegradasi berlangsung semakin cepat (Dias *et al.*, 2007). Selain itu juga dipengaruhi oleh suhu, pH, dan kelembapan. pH optimum dalam proses biodegradasi yaitu 6,5-8,5 (Joutey *et al.*, 2014).

## 2.7 Bakteri Pendegradasi Plastik

Mikroorganisme memiliki sifat dan karakteristik yang berbeda-beda antar satu jenis dengan jenis lainnya sehingga kemampuan yang dimiliki juga berbeda antar mikroorganisme. Karakteristik yang berbeda ini terutama pada enzim yang dihasilkan oleh mikroba tersebut. Salah satu jenis mikroba yang mempunyai kemampuan dalam mendegradasi plastik yaitu bakteri (Artham and Doble, 2008). Beberapa bakteri yang aktif dalam proses biodegradasi plastik meliputi *Bacillus*, *Pseudomonas*, *Streptomyces*, *Klebsiella*, *Actinomycetes*, *Nocardia*, *Thermoactinomycetes*, *Micromonospora*, *Flavobacterium*, *Mycrobacterium*, *Azotobacter*, dan *Rhodococcus*, (Leja and Lewandowics, 2010). Selain itu, bakteri yang telah diketahui mempunyai kemampuan dalam mendegradasi plastik polietilena yaitu *Aspergillus niger*, *A. glaucus*, dan *Pseudomonas sp.*, (Kathiresan, 2003); *Acinetobacter sp.* (Zusfahair dkk., 2007);











kultur bakteri dalam jangka waktu yang panjang (Madigan *et al.*, 2012). Kolom Winogradsky ditemukan oleh ilmuwan dari Rusia yang bernama Sergei Winogradsky dengan bantuan Martinus Beijerinck pada tahun 1856-1953. Pada kolom Winogradsky terjadi berbagai macam reaksi redoks yang menstimulus dan mendukung adanya suplai nutrisi dan energi bagi mikroba yang ada didalam kolom (Martinko *et al.*, 2000).

Kolom Winogradsky dapat digunakan untuk mempelajari dan menggambarkan hubungan independen yang dapat mempengaruhi pertumbuhan mikroorganisme. Selain itu, dapat pula digunakan untuk mengamati metabolisme tiap mikroba seperti heterotrof, autotrof, fotoautotrof, dan kemoautotrof serta dapat pula digunakan untuk mengamati mikroorganisme yang memanfaatkan sumber karbon dan mineral pada kondisi toleran (Deacon, 2005). Oleh karena itu, kolom winogradsky dapat pula digunakan untuk isolasi bakteri pendegradasi plastik.

Pembuatan kolom Winogradsky dilakukan dengan memasukkan tanah atau lumpur dari suatu lingkungan kemudian ditambahkan dengan air dari suatu lingkungan tertentu. Selain itu dapat pula dimodifikasi dengan media pengayaan seperti sumber mineral, sumber asam amino, dan sumber karbon (Madigan *et al.*, 2008). Pada kolom Winogradsky memungkinkan terbentuknya kondisi aerob dibagian permukaan kolom dan anaerob dibagian dasar kolom (Martinko *et al.*, 2000).



















### 3.5.2 Sterilisasi Alat dan Media

Media yang telah dibuat dan alat yang akan digunakan dilakukan sterilisasi terlebih dahulu. Alat-alat seperti gelas ukur, erlenmeyer, dan dan botol ditutup dengan aluminium foil pada bagian mulutnya. Sedangkan alat untuk inokulasi seperti pinset, jarum ose, serta cawan petri ditutup dengan kertas terlebih dahulu kemudian dimasukkan kedalam plastik tahan panas. Media dan alat selanjutnya dimasukkan kedalam autoklaf untuk dilakukan sterilisasi. Sterilisasi media dilakukan selama 15 menit pada suhu 121°C dan tekanan 1 atm, sedangkan sterilisasi alat dilakukan selama 30 menit pada suhu 121°C dan tekanan 1 atm.

### 3.5.3 Pengambilan Sampel

Sampel tanah diambil dari TPA Jabon, Sidoarjo dengan menggunakan teknik *purposive sampling* sebanyak 5 titik (Gambar 3.1) (Ainiyah dan Shovitri, 2014). Pemilihan titik berdasarkan adanya timbunan sampah plastik yang mulai terdegradasi yaitu ditandai dengan adanya plastik yang berlubang-lubang. Tanah dari kelima titik diambil secukupnya dengan menggunakan sendok steril dan dihomogenkan secara merata kemudian dimasukkan kedalam plastik steril. Pada tiap titik pengambilan sampel dilakukan pengukuran titik koordinat serta pengukuran pH dan suhu tanah dengan menggunakan pH meter dan termometer. Kemudian sampel tanah dimasukkan kedalam *icebox* dan dibawa ke laboratorium untuk dilakukan proses selanjutnya.







### 3.5.6 Purifikasi/Pemurnian Bakteri

Koloni bakteri yang tumbuh pada media NA dimurnikan dengan menggunakan teknik 16 *streak plate*. Masing-masing isolat bakteri diambil secara aseptis dengan menggunakan jarum ose dan diinokulasikan pada permukaan media NA yang baru, selanjutnya diinkubasi pada suhu 37°C selama 24-48 jam. Proses ini dilakukan berulang kali hingga didapatkan kultur bakteri murni. Kemurnian isolat bakteri ditandai dengan adanya karakteristik makroskopik isolat yang seragam.

### 3.5.7 Pembuatan Suspensi Bakteri

Pembuatan suspensi bakteri diawali dengan pembuatan larutan standart McFarland 0,5. Larutan standart McFarland ini dibuat dengan mencampurkan 0,05 ml larutan BaCl<sub>2</sub> 1% kedalam 9,95 ml larutan H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 1% dan dihomogenkan. Selanjutnya dilakukan pengukuran nilai absorbansinya. Nilai absorbansi larutan standart McFarland 0,5 ini ekuivalen dengan konsentrasi suspensi sel bakteri 1,5 x 10<sup>8</sup> CFU/ml.

Isolat bakteri yang telah murni diambil secukupnya dan disuspensikan kedalam aquades steril. Kemudian dilakukan pengukuran nilai absorbansi suspensi sel dengan menggunakan spektrofotometer hingga didapatkan nilai yang sesuai dengan nilai absorbansi larutan standart McFarland 0,5. Apabila suspensi bakteri memiliki nilai absorbansi yang sama maka konsentrasi suspensi bakteri adalah 1,5 x 10<sup>8</sup> CFU/ml.









## 5) Uji Indol

Isolat bakteri diinokulasikan pada media MIO dengan menusukkan jarum ose kedalam media. Inkubasi dilakukan pada suhu 37°C selama 24 jam. Selanjutnya diteteskan 4-8 tetes reagen kovacs kedalam media dan diamati perubahan yang terjadi. Jika bagian atas terdapat cincin merah atau merah muda maka dinyatakan positif.

## 6) Uji Sitrat

Isolat bakteri diinokulasikan pada media *Simmon Citrate Agar* di bagian lereng media dengan jarum ose dan diinkubasi pada suhu 37°C selama 24 jam. Setelah masa inkubasi, dilakukan pengamatan perubahan warna pada media. Apabila media berubah warna menjadi biru pekat maka hasilnya positif sedangkan jika tidak ada perubahan warna media maka hasilnya negatif.

7) Uji TSIA (*Triple Sugar Iron Agar*)

Isolat bakteri diinokulasikan pada media TSIA dengan cara menggoreskan pada bagian miring dan menusukkan pada bagian tegak. Inkubasi dilakukan pada suhu 37°C selama 24-48 jam dan diamati perubahan yang terjadi. Apabila bagian *slant* berwarna kuning maka memfermentasi laktosa/sukrosa, pada bagian *butt* berwarna kuning maka memfermentasi glukosa, dan apabila terdapat endapan hitam maka isolat bakteri membentuk H<sub>2</sub>S.





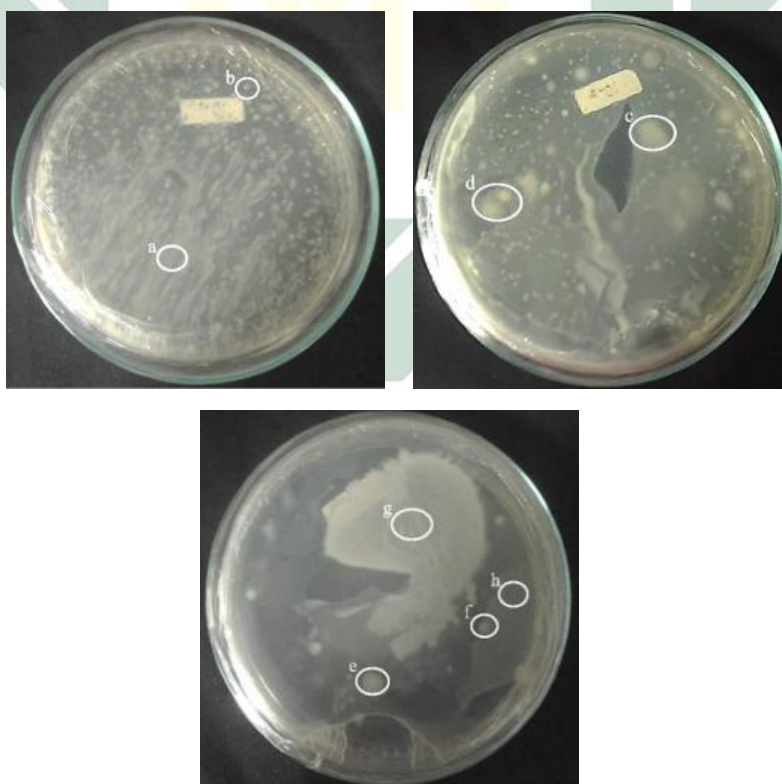








Isolat bakteri yang diduga mempunyai kemampuan mendegradasi plastik ialah isolat yang dapat membentuk biofilm di permukaan plastik selama masa inkubasi. Biofilm yang terbentuk pada permukaan plastik dipisahkan dan dilakukan pengenceran hingga  $10^{-4}$  kemudian ditumbuhkan pada media NA. Hasil penelitian didapatkan 8 isolat dengan kode sesuai hasil pengenceran. Pengenceran  $10^{-1}$  didapatkan sejumlah 2 isolat bakteri yaitu P1B1 dan P1B2. Pengenceran  $10^{-2}$  didapatkan 2 isolat yaitu P2B1 dan P2B2. Pengenceran  $10^{-3}$  didapatkan sejumlah 4 isolat bakteri yaitu P3B1, P3B2, P3B3 dan P3B4. Sedangkan pengenceran  $10^{-4}$  tidak terdapat adanya pertumbuhan isolat bakteri (Gambar 4.1). Bakteri dimurnikan dengan metode 16 *streak plate* untuk mempermudah pemisahan tiap koloni karena prinsip kerja metode tersebut ialah goresan bertingkat sehingga nantinya didapatkan koloni tunggal.



Gambar 4.1. Hasil isolasi bakteri pendegradasi plastik pada pengenceran  $10^{-1}$  hingga  $10^{-3}$ :  
(a) P1B1; (b) P1B2; (c) P2B1; (d) P2B2; (e) P3B1; (f) P3B2; (g) P3B3 (h) P3B4.  
Sumber: (Dokumentasi pribadi, 2020).

Pada beberapa penelitian isolasi bakteri pendegradasi plastik lainnya juga dilakukan dengan menggunakan metode kolom *winogradsky*. Penelitian yang dilakukan oleh Ainiyah dan Shovitri (2014) dengan mengisolasi sampel tanah dari Tempat Pembuangan Sampah di Daerah Bulak Banteng Surabaya menggunakan metode kolom *winogradsky* didapatkan isolat bakteri pendegradasi plastik sebanyak 13 isolat. Penelitian oleh Hidayat *et al.* (2019), dengan menggunakan kolom *winogradsky* didapatkan 4 isolat bakteri pendegradasi plastik dari sampel tanah TPA Srimukti Bandung. Selain itu, Kumar *et al.* (2017), dalam penelitiannya juga didapatkan 4 isolat bakteri pendegradasi plastik dari sampel tanah yang terkontaminasi limbah plastik di area Industri Baddi (H.P) India dengan menggunakan metode kolom *winogradsky*.

## **4.2 Identifikasi Bakteri Pendegradasi Plastik**

Identifikasi bakteri ini dilakukan dengan tujuan untuk mengetahui jenis bakteri pendegradasi plastik yang terisolasi. Isolat bakteri pendegradasi plastik yang telah murni selanjutnya dilakukan proses identifikasi dengan melakukan pengamatan makroskopik, mikroskopik dan uji aktivitas biokimia.

### **4.2.1 Pengamatan Makroskopik**

Pengamatan makroskopik bertujuan untuk mengetahui morfologi koloni bakteri berdasarkan karakteristiknya meliputi warna, bentuk, ukuran, tepi koloni, dan sudut elevasi. Morfologi isolat bakteri menunjukkan karakteristik yang berbeda antara isolat satu dengan isolat lainnya. Karakteristik isolat bakteri dapat dilihat pada gambar 4.2.







Gambar 4.2 menunjukkan bahwa semua isolat bakteri yang terisolasi memiliki bentuk yang sama yaitu *circular* (bulat) dan tepi koloni *entire*. Isolat P1B1, P1B2 dan P3B3 memiliki karakteristik yang sama yaitu berukuran sangat kecil (*pinpoint*), sudut elevasinya *raised* dengan tepi koloni *entire* dan berwarna transparan. Isolat P2B1 memiliki sudut elevasi yang sama dengan P2B2 yaitu *umbonate*. Namun berdasarkan ukuran dan warna memiliki perbedaan, isolat P2B2 memiliki ukuran besar dengan warna koloni putih susu sedangkan isolat P2B1 berukuran sedang dengan warna putih. Isolat P3B1, P3B2, dan P3B4 memiliki bentuk, ukuran, tepi koloni, dan sudut elevasi yang sama namun warna koloni yang berbeda. Warna koloni isolat P3B1 dan P3B2 berwarna putih, sedangkan isolat P3B4 berwarna putih susu. Adapun bentuk ketiga isolat bakteri tersebut yaitu *circular* dengan ukuran kecil, tepi koloni berjenis *entire* dan sudut elevasi *raised*.

Ukuran isolat bakteri yang terisolasi dikelompokkan menjadi 4 ukuran yaitu sangat kecil (*pinpoint*), kecil, sedang, dan besar. Isolat P1B1, P1B2, dan P3B3 memiliki ukuran sangat kecil dibandingkan dengan isolat lainnya. Berdasarkan segi warna, isolat bakteri dibedakan menjadi 3 kelompok yaitu transparan, putih dan putih susu, sedangkan berdasarkan segi bentuk dan tepi koloni, semua isolat bakteri memiliki bentuk dan tepi koloni yang sama yaitu *circular* dan *entire*. Pengelompokkan karakteristik isolat bakteri yang terisolasi sesuai dengan yang dinyatakan oleh Dwijoseputro (2005), bahwa bentuk koloni bakteri dibedakan menjadi bulat (*circular*), tak teratur (*irregular*), dan

*rhizoid*. Ukuran koloni dibedakan menjadi titik sangat kecil (*pinpoint*), kecil, sedang, dan besar. Tepi koloni meliputi utuh (*entire*), bergerigi (*serrate*), berombak (*lobate*), bergelombang (*undulate*), dan benang (*filamentous*). Adapun sudut elevasi meliputi rata (*flat*), sedikit menonjol (*raised*), melengkung (*convex*), dan seperti bukit (*umbonate*).

#### 4.2.2 Pengamatan Mikroskopik

Pengamatan mikroskopik dilakukan dengan melalui pewarnaan gram yang bertujuan untuk mengetahui bentuk sel dan kelompok bakteri yang terisolasi. Lay (1994) menyatakan bahwa pewarnaan gram pada bakteri bertujuan untuk menentukan karakter isolat bakteri berdasarkan pada perbedaan struktur dinding sel bakteri sehingga dapat dikelompokkan menjadi 2 jenis yaitu bakteri gram positif dan gram negatif.

Hasil pewarnaan gram bakteri pendegradasi plastik yang telah terisolasi menunjukkan bahwa semua isolat bakteri termasuk bakteri gram negatif yang ditandai dengan dinding selnya berwarna merah. Hal ini menandakan bahwa kandungan peptidoglikan pada isolat bakteri relatif tipis sehingga sel bakteri tidak dapat mempertahankan warna ungu dari larutan kristal violet ketika ditetesi dengan alkohol dan berubah warna menjadi merah ketika ditetesi dengan safranin. Sedangkan, sel bakteri yang termasuk gram positif memiliki kandungan peptidoglikan yang relatif tebal sehingga sel bakteri tersebut dapat mempertahankan warna ungu dari larutan kristal violet.

Perbedaan antara gram positif dengan bakteri gram negatif ini sebagaimana yang dijelaskan oleh Lay (1994) dan Entjang (2003) bahwa bakteri gram negatif memiliki peptidoglikan yang tipis (10-15 nm) serta kandungan lipid tinggi (11-22%). Lipid bersifat larut dalam aseton alkohol sehingga menyebabkan zat warna kristal violet pada bakteri gram negatif tidak dapat dipertahankan, selanjutnya sel bakteri mengikat warna merah safranin sehingga sel bakteri tampak berwarna merah pada saat pengamatan. Bakteri gram positif memiliki peptidoglikan yang tebal (15-80 nm) dan kandungan lipid yang rendah (1-4%). Peptidoglikan yang lebih tebal ini menyebabkan zat warna kristal violet dapat dipertahankan karena peptidoglikan bersifat tidak larut dalam aseton alkohol.

Menurut Hafsan (2014), zat warna pada pewarnaan gram memiliki sifat asam dan basa yang meliputi kristal violet, iodine, etanol, dan safranin. Zat warna basa memberikan warna pada bagian yang bermuatan positif, sedangkan zat warna asam memberikan warna pada bagian yang bermuatan negatif. Pewarna kristal violet berfungsi untuk mewarnai seluruh permukaan sel bakteri. Iodine merupakan zat warna basa yang mengakibatkan adanya ikatan CV sehingga bakteri gram positif dapat membentuk CV iodine-ribonucleat pada dinding selnya.

Etanol yang merupakan zat warna asam akan menyebabkan pori-pori pada dinding sel bakteri memiliki banyak lipid sehingga ikatan CV iodine terlepas dari permukaan sel bakteri gram negatif dan mengakibatkan sel bakteri gram negatif menjadi berwarna bening, sedangkan pada gram positif ikatan CV iodine tetap menempel pada

dinding sel bakteri. Selanjutnya, pewarna safranin yang berfungsi sebagai pengontras akan mewarnai sel bakteri gram negatif menjadi berwarna merah sedangkan sel bakteri gram positif tetap berwarna ungu (Hafsan, 2014).

Berdasarkan hasil pewarnaan gram juga diketahui bahwa isolat bakteri pendegradasi plastik yang terisolasi memiliki kesamaan bentuk sel dan ada pula yang berbeda. Isolat P1B1, P1B2, dan P3B3 memiliki bentuk yang sama yaitu basil atau batang. Isolat P3B2 memiliki bentuk coccus atau bulat, sedangkan isolat P2B1, P2B2, P3B1, dan P3B4 memiliki bentuk coccobasil. Selain itu dapat dilihat ukuran sel antar bakteri juga berbeda. Perbedaan bentuk sel bakteri tersebut mengindikasikan bahwa kemungkinan besar setiap isolat bakteri yang terisolasi memiliki jenis yang berbeda. Sebagaimana yang dinyatakan oleh Pelczar dan Chan (2008), bahwa bakteri memiliki bentuk yang bervariasi tergantung dari jenis bakteri tersebut dan pada dasarnya bakteri dikelompokkan menjadi 3 bentuk utama yaitu bulat (*coccus*), batang (*basil*), dan spiral (*spirillum*) dengan berbagai formasi lainnya.

#### 4.2.3 Uji Aktivitas Biokimia

Uji biokimia dilakukan untuk mengidentifikasi isolat bakteri berdasarkan sifat fisiologisnya. Sifat fisiologis dilihat dengan adanya interaksi metabolit yang berasal dari reagen kimia selama uji biokimia (Cowan, 2004). Isolat bakteri pendegradasi plastik yang terisolasi memiliki hasil uji biokimia yang berbeda-beda. Perbedaan hasil uji pada tiap uji biokimia ini mengindikasikan adanya perbedaan sifat fisiologis

yang dipengaruhi oleh enzim isolat bakteri sehingga mempengaruhi kemampuannya dalam memanfaatkan reagen selama proses uji biokimia. Hakiki (2016) dalam penelitiannya juga mengatakan bahwa reaksi biokimia yang terjadi didalam sel bakteri dipengaruhi oleh enzim dimana enzim itulah yang berperan dalam mempercepat reaksi kimia dan menunjukkan adanya suatu perubahan setelah reaksi tersebut terjadi.

### **1. Uji TSIA**

Uji TSIA pada penelitian ini menunjukkan hasil negatif pada semua isolat bakteri yang ditandai dengan media tetap berwarna merah dan tidak terdapat endapan hitam (Gambar 4.3). Hal ini menandakan bahwa masing-masing isolat bakteri pendegradasi plastik yang terisolasi tidak dapat memfermentasi glukosa, laktosa, dan sukrosa, serta tidak dapat memproduksi  $H_2S$ . Forbes and Weissfeld (2007), menyatakan bahwa media TSIA mengandung tiga jenis gula yaitu glukosa, sukrosa, dan laktosa. Isolat bakteri yang mampu memfermentasi gula tersebut akan menyebabkan pH asam sehingga indikator phenol red di dalam media berubah dari merah menjadi kuning. Buchanan and Gibbons (2003), juga mengatakan bahwa media TSIA mengandung asam amino metionin dan sistein dimana apabila isolat bakteri dapat memfermentasi asam tersebut maka menyebabkan gugus S keluar dan bergabung dengan  $H_2O$  sehingga membentuk  $H_2S$ . Bersama dengan  $Fe^{2+}$ ,  $H_2S$  akan membentuk  $FeS$  sehingga terbentuk endapan berwarna hitam.









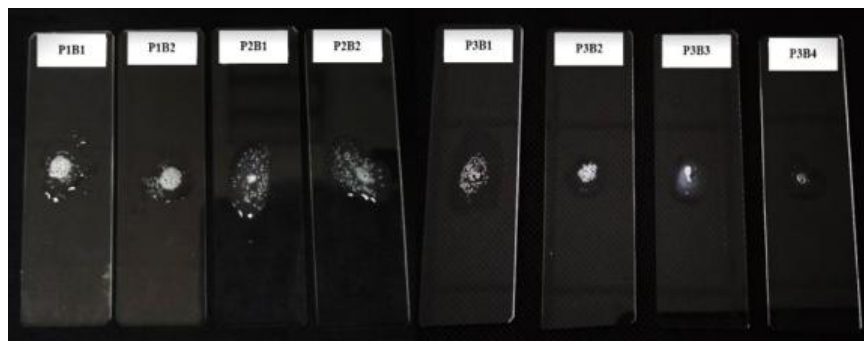
Penggunaan dua tabung reaksi untuk tiap isolat bakteri dilakukan untuk menciptakan kondisi anaerob pada tabung yang ditutup parafin cair dan kondisi aerob pada tabung yang tidak ditutup parafin. Bakteri yang dapat memanfaatkan glukosa secara fermentatif dan oksidatif menandakan bahwa bakteri tersebut dapat memetabolisme glukosa baik secara aerob maupun anaerob. Bakteri yang memanfaatkan glukosa secara oksidatif menandakan bakteri tersebut hanya mampu memetabolisme glukosa dalam keadaan aerob. Bakteri yang tidak dapat memetabolisme glukosa dalam keadaan aerob maupun anaerob akan menghasilkan reaksi alkali yang ditandai dengan adanya warna biru gelap pada media di tabung terbuka (Health Protection Agency, 2010).

#### 4. Uji MR

Hasil uji MR menunjukkan bahwa dari delapan isolat bakteri hanya 4 bakteri yang bernilai positif dengan ditandai adanya perubahan warna merah pada media setelah ditetesi reagen *methyl* red yaitu isolat P2B2, P3B1, P3B2, dan P3B4. Sedangkan isolat 4 lainnya menunjukkan hasil negatif karena tidak terjadi perubahan warna merah pada media setelah ditetesi reagen *methyl* red (Gambar 4.6). Isolat bakteri yang bernilai positif mengindikasikan bahwa isolat bakteri tersebut dapat memfermentasi asam campuran (Cowan, 2004).





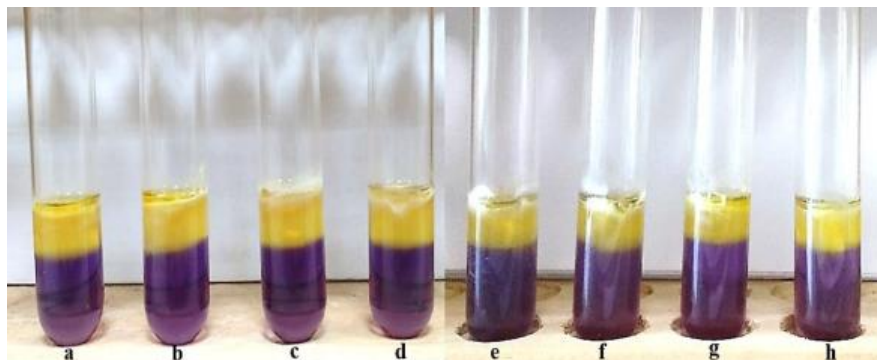


Gambar 4.8. Penampakan uji katalase pada bakteri pendegradasi plastik (a) P1B1; (b) P1B2; (c) P2B1; (d) P2B2; (e) P3B1; (f) P3B2; (g) P3B3 (h) P3B4. Sumber: (Dokumentasi pribadi, 2020).

## 7. Uji MIO

Uji indol pada penelitian dilakukan dengan menggunakan media MIO. Hasil uji menunjukkan seluruh isolat bakteri bernilai negatif karena tidak adanya pembentukan cincin merah pada permukaan media setelah ditetesi reagen kovacs. Hal ini mengindikasikan bahwa seluruh isolat bakteri tidak memiliki enzim tryptophanase. Hafsan (2014) menyatakan bakteri yang memiliki enzim tryptophanase akan memecah asam amino tryptophan dan mengubahnya menjadi indol. Adanya indol dideteksi dengan reagen kovacs dimana indol bereaksi dengan *aldehyde* sehingga terbentuk lapisan cincin berwarna merah.

Media MIO juga dapat digunakan untuk uji motilitas dan ornithin. Hasil uji motilitas diketahui bahwa hanya dua isolat bakteri pendegradasi plastik yang motil yaitu P2B2 dan P3B4. Motilitas ini ditandai dengan adanya pertumbuhan isolat bakteri yang menyebar dari bekas tusukan biakan yang menandakan bahwa isolat tersebut memiliki flagel (Hafsan, 2014). Pada uji ornithin diketahui bahwa seluruh isolat bakteri bernilai negatif karena tidak adanya perubahan warna pada media setelah masa inkubasi (Gambar 4.9).



Gambar 4.9. Penampakan uji MIO pada bakteri pendegradasi plastik:(a) P1B1; (b) P1B2; (c) P2B1; (d) P2B2; (e) P3B1; (f) P3B2; (g) P3B3 (h) P3B4. Sumber: (Dokumentasi pribadi, 2020).

## 8. Uji Sitrat

Uji sitrat yang dilakukan dalam penelitian ini menunjukkan adanya hasil positif dan negatif pada isolat bakteri pendegradasi plastik. Hasil positif terjadi pada isolat P2B1, P2B2, P3B1, P3B2, dan P3B4 yang ditandai dengan warna media yang berubah menjadi warna biru. Hasil negatif ditunjukkan dengan tidak terjadinya perubahan warna media terjadi pada isolat P1B1, P1B2, dan P3B3 (Gambar 4.10). Perubahan warna biru pada media menandakan bahwa isolat P2B1, P2B2, P3B1, P3B2, dan P3B4 dapat memanfaatkan asam sitrat sebagai sumber karbon.

Aryal, (2018b) menyatakan bahwa bakteri yang menghasilkan enzim sitrat-permease akan mengubah asam sitrat menjadi asam piruvat. Asam piruvat akan memasuki siklus krebs sehingga menghasilkan energi. Bersamaan dengan itu, isolat bakteri akan memanfaatkan asam sitrat untuk memecah garam amonium menjadi amonia dan amonium hidroksida yang dapat meningkatkan alkalinitas sehingga terjadi perubahan pH media menjadi basa. Perubahan pH









jenis bakteri yaitu *Pseudomonas fluorescens*, *Pseudomonas aeruginosa* dan *Acinetobacter ursingii*. Bakteri pendegradasi plastik juga ditemukan di tempat pembuangan sampah Dandora Nairobi-Kenya yaitu genus *Pseudomonas*, *Bacillus*, *Brevibacillus*, *Cellulosimicrobium*, dan *Lysinibacillus* (Muhanjo *et al.*, 2018). Selain itu, penelitian serupa juga dilakukan oleh Singh *et al.* (2016), dengan menggunakan sampel tanah dari pompa bensin, rumah sakit, dan local area didapatkan 3 bakteri pendegradasi plastik yaitu *Staphylococcus sp.*, *Pseudomonas sp.*, dan *Bacillus sp.* Penentuan genus bakteri pendegradasi plastik pada penelitian ini ialah sebagai berikut:

a. Genus *Alcaligenes*

Berdasarkan hasil pengamatan secara makroskopik isolat P1B1, P1B2, dan P3B3 memiliki bentuk bulat, berukuran sangat kecil (*pinpoint*), elevasi *raised* dan tepi koloni *entire* serta pigmentasi warna transparan. Pengamatan mikroskopik melalui pewarnaan gram menunjukkan hasil bahwa ketiga isolat tersebut merupakan bakteri gram negatif berbentuk batang/basil. Uji aktivitas biokimia menunjukkan hasil uji fermentasi karbohidrat negatif baik glukosa, sukrosa, laktosa, manitol, dan maltosa. Uji MR negatif, uji VP negatif, uji indol negatif, uji urease negatif atau lemah, uji urease negatif, uji TSIA negatif dan H<sub>2</sub>S negatif, selain itu uji OF menunjukkan bahwa ketiga isolat ini negatif atau *non saccharolytic* (Tabel 4.2).

Tabel 4.2. Perbandingan hasil uji isolat P1B1, P1B2, P3B3 dengan *Alcaligenes*.

Isolat	Gram	Bentuk Sel	TSIA	H <sub>2</sub> S	Maltosa	Mannitol	Motilitas	Indol	Ornitin	Katalase	OF	Urease
P1B1	-	Rods	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-
P1B2	-	Rods	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-
P3B3	-	Rods	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-
<i>Alcaligenes</i>	-	Rods	-	-	-	-	V	-	-	+	-	-

Keterangan: V = reaksi dapat menunjukkan hasil 90% positif atau 90 negatif tergantung spesiesnya.

Karakteristik isolat P1B1, P1B2, dan P3B3 memiliki kesamaan dengan karakteristik bakteri genus *Alcaligenes* sesuai dengan identifikasi oleh Breed *et al.* (1957), dalam buku *Bergey's Manual Of Determinative Bacteriology 7<sup>th</sup> Edition*. *Alcaligenes* merupakan bakteri gram negatif berbentuk batang, aerobik, motil dengan flagel peritrichous atau non motil, tidak dapat memanfaatkan karbohidrat, memproduksi alkali, katalase positif dan oksidase positif. Umumnya genus *Alcaligenes* banyak ditemukan di air maupun tanah. Beberapa spesies dari genus *Alcaligenes* diketahui mempunyai peran sebagai agen biokontrol (Breed *et al.*, 1957; Barrow and Feltham, 1993). Adapun klasifikasi genus *Alcaligenes* sebagai berikut:

Kingdom : Bacteria  
 Filum : Proteobacteria  
 Kelas : Betaproteobacteria  
 Ordo : Burkholderiales  
 Family : Alcaligenaceae  
 Genus : *Alcaligenes* (Brenner *et al.*, 1925).













Barrow and Feltham, (1993) dalam buku *Cowan and Steel's Manual for the Identification of Medical Bacteria 3<sup>rd</sup> Edition* menyatakan bahwa bakteri yang tergolong genus *Acinetobacter* termasuk dalam bakteri gram negatif berbentuk genus batang pendek (*coccobacillus*), aerobik, non motil, tidak berpigmen, katalase positif, oksidase negatif, memanfaatkan glukosa secara oksidatif, tidak dapat memfermentasi glukosa, sukrosa, laktosa, manitol, dan maltosa. Forbes *et al.* (2007), juga menyatakan bahwa sebagian besar menunjukkan uji urease positif yang berarti dapat memproduksi enzim urease. Selain itu, juga dinyatakan oleh Tauran dkk. (2013), bahwa bakteri genus *Acinetobacter* bersifat positif pada uji sitrat, uji H<sub>2</sub>S negatif, uji indol negatif, uji ornithin negatif, uji VP negatif.

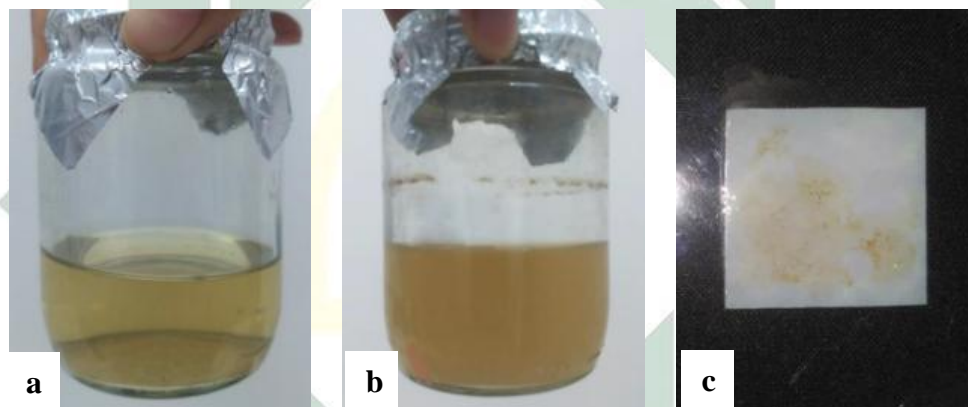
Genus *Acinetobacter* umumnya tersebar luas di alam baik tanah, air, dan lingkungan rumah sakit. Genus ini dapat membentuk nodul pada akar kedelai, berada di sayuran mentah, daging, susu, dan keju. Selain itu, dapat pula hidup di kulit dan menjadi flora pernapasan pasien yang telah dirawat di rumah sakit (Brenner *et al.*, 1925). Adapun klasifikasi genus *Acinetobacter* yaitu sebagai berikut:

Kingdom	: Bacteria
Filum	: Proteobacteria
Kelas	: Gammaproteobacteria
Ordo	: Pseudomonadales
Family	: Moraxellaceae
Genus	: <i>Acinetobacter</i> (Brenner <i>et al.</i> , 1925).





Pengamatan yang dilakukan setelah masa inkubasi 40 hari menunjukkan bahwa hampir semua isolat bakteri dapat tumbuh dengan baik pada media MSM yang ditandai dengan adanya kekeruhan. Dwijoseputro (2005), menyatakan bahwa ciri pertumbuhan mikroba pada media cair yaitu mengalami kekeruhan, terbentuk cincin, pelikel, ataupun endapan. Sedangkan, pertumbuhan isolat bakteri di area potongan plastik ditandai dengan adanya pembentukan biofilm (Gambar 4.12). Sebagaimana yang dinyatakan oleh Alex (2011) bahwa salah satu ciri pertumbuhan bakteri pendegradasi plastik ialah terjadi pembentukan biofilm di permukaan plastik.



Gambar 4.12. Pertumbuhan isolat bakteri pada media MSM: (a) tanpa diinokulasikan bakteri, (b) diinokulasikan isolat bakteri, (c) biofilm pada permukaan plastik. Sumber: (Dokumentasi pribadi, 2020).

Uji kemampuan biodegradasi plastik pada penelitian ini terdiri dari 2 pengukuran yaitu presentase kehilangan berat plastik dan besar regangan plastik. Presentase kehilangan berat plastik didasarkan pada perhitungan selisih berat awal potongan plastik dan berat akhir setelah masa inkubasi 40 hari. Berdasarkan perhitungan, didapatkan hasil bahwa isolat P2B2 memiliki kemampuan mendegradasi tertinggi yang ditandai dengan kehilangan berat plastik terbesar yaitu 3.87%. Kemampuan mendegradasi terendah yaitu pada

penambahan isolat P1B1 dan P3B1 dengan nilai kehilangan berat plastik terkecil yaitu 0.8%.

Hasil uji ini dapat dikatakan bahwa isolat bakteri memiliki pengaruh terhadap kehilangan berat plastik. Permukaan polietilena dengan sifat hidrofobik yang tinggi dan rantai karbon yang panjang menjadikan plastik polietilena sangat tahan terhadap biodegradasi (Contat-Rodrigo and Greus, 2002). Wanatabe *et al.* (2003), mengatakan hidrofobisitas yang kuat, ikatan kimia dan berat molekul yang tinggi dapat menghambat efisiensi degradasi oleh mikroorganisme, terutama dalam waktu singkat. Ohtake *et al.* (1998), menyatakan bahwa dalam keadaan normal, dibutuhkan waktu lebih dari 10 dekade untuk polimer plastik dapat termineralisasi ke lingkungan.

Berdasarkan hasil uji statistika dengan menggunakan uji Kruskal Wallis didapatkan nilai signifikansi perlakuan sebesar 0.279 yang berarti lebih tinggi dari taraf signifikansi  $\alpha = 0.05$  (Lampiran 2). Hasil ini menandakan bahwa masing-masing isolat bakteri yang didapatkan tidak menunjukkan perbedaan nyata dalam mendegradasi plastik putih polietilena selama masa inkubasi 40 hari sehingga tidak dilakukan uji lanjut Man Whitney. Tidak adanya perbedaan nyata pada uji Kruskal Wallis ini dikarenakan perbedaan hasil presentase kehilangan berat plastik antar isolat bakteri tidak menunjukkan perbedaan yang signifikan.

Perbedaan hasil presentase kehilangan berat plastik pada masing-masing isolat yang didapatkan dimungkinkan karena perbedaan jenis isolat bakteri tersebut sehingga memiliki kemampuan uji biodegradasi yang berbeda pula.. Sebagaimana yang dinyatakan oleh Glass and Swift (1989) bahwa

mikroorganisme memiliki karakteristik yang berbeda-beda sehingga kemampuan dalam mendegradasi plastik juga bervariasi antara satu dengan yang lain. Gu *et al.* (2000), menambahkan bahwa perbedaan karakteristik mikroorganisme ialah perbedaan jenis enzim yang diproduksi seperti enzim intraseluler atau ekstraseluler yang membantu dalam proses degradasi polimer.

Pada penelitian ini, isolat P2B2 yang memiliki kemampuan biodegradasi tertinggi diidentifikasi sebagai bakteri genus *Pseudomonas*, sedangkan isolat P1B1 dan P3B1 yang memiliki kemampuan biodegradasi terendah diidentifikasi sebagai bakteri genus *Alcaligenes* dan *Acinetobacter*. Hasil ini sesuai dengan penelitian Usha *et al.* (2011), dimana didapatkan bakteri pendegradasi plastik yang memiliki kemampuan biodegradasi tertinggi yaitu *Pseudomonas sp.* dengan presentase kehilangan berat plastik polietilena sebesar  $9.67 \pm 0.14$  dan  $6.45 \pm 0.16$  selama masa inkubasi 2 bulan. Berdasarkan beberapa penelitian yang telah dilakukan diketahui bahwa rata-rata isolat bakteri yang mempunyai kemampuan dalam biodegradasi LDPE ialah *Pseudomonas* (Bhatia *et al.*, 2014). *Pseudomonas sp.* memiliki kemampuan yang efisien dalam menurunkan berat polietilena dan mampu memanfaatkannya sebagai sumber karbon tunggal untuk pertumbuhannya (Sil, 2011 dalam Hussein *et al.*, 2015).

Hasil presentase kehilangan berat plastik pada isolat P2B2 yang diidentifikasi sebagai *Pseudomonas* ini memiliki nilai yang lebih besar dibandingkan pada penelitian yang dilakukan oleh Sriningsih dan Shovitri (2015), dimana penambahan bakteri *Pseudomonas* pada uji biodegradasi plastik putih didapatkan hasil presentase kehilangan berat plastik sebesar 3.3%

selama masa inkubasi 3 bulan. Hasil ini menandakan bahwa isolat P2B2 memiliki kemampuan biodegradasi yang lebih efektif. Pada penelitian yang dilakukan oleh (Begum *et al.*, 2015) yang juga didapatkan hasil biodegradasi tertinggi pada bakteri genus *Pseudomonas* memiliki nilai presentase kehilangan berat plastik sebesar 20.1% selama masa inkubasi 30 hari. Dalam kurun waktu yang lebih singkat, hasil tersebut memiliki nilai yang lebih besar dibandingkan hasil yang didapatkan pada penelitian ini. Perbedaan hasil tersebut dikarenakan adanya perbedaan spesies pada genus *Pseudomonas*.

Underkofler *et al.* (1958), menyatakan bahwa jumlah relatif enzim yang dihasilkan oleh mikroba bervariasi antar spesies bahkan antar strain dari spesies yang sama dan kerja enzim sangat spesifik terhadap suatu substrat. Oleh karena itu kemampuan dalam mendegradasi plastik polietilena juga berbeda meskipun dalam satu genus. Hal ini diperkuat oleh penelitian yang dilakukan Kyaw *et al.* (2012), pada uji biodegradasi plastik polietilena (LDPE) dengan menggunakan beberapa bakteri genus *Pseudomonas*. Pengujian yang dilakukan selama masa inkubasi 120 hari (4 bulan), didapatkan hasil presentase kehilangan berat plastik sebesar 20% pada bakteri *Pseudomonas aeruginosa* (Pao1), 11% pada bakteri *Pseudomonas aeruginosa* (ATCC), 9% pada bakteri *Pseudomonas putida*, dan 11.3% pada bakteri *Pseudomonas syringae*.

Pengujian kemampuan biodegradasi pada penelitian ini juga dilakukan dengan mengukur besar regangan plastik. Besar regangan plastik ini dilakukan perhitungan selisih panjang awal plastik dan panjang akhir plastik setelah masa inkubasi 40 hari. Berdasarkan perhitungan diketahui plastik yang mengalami perubahan regangan terbesar ialah pada isolat P2B2 dengan nilai 0.005,



sedangkan pada isolat P1B1 tidak terjadi perubahan regangan. Berdasarkan hasil uji statistika dengan menggunakan uji Kruskal Wallis didapatkan nilai signifikansi sebesar 0.563 yang artinya lebih tinggi dari taraf signifikansi  $\alpha = 0.05$  (Lampiran 2). Hasil uji ini menandakan bahwa tiap isolat bakteri yang didapatkan tidak menunjukkan perbedaan nyata pada besar regangan plastik selama masa inkubasi 40 hari. Perbedaan yang tidak nyata ini dikarenakan hasil besar regangan plastik pada masing-masing isolat bakteri memiliki perbedaan yang relatif sangat kecil.

Besar regangan plastik memiliki nilai yang sangat kecil sehingga dapat dikatakan tidak terjadi perubahan yang signifikan terhadap besar regangan plastik. Hasil besar regangan plastik yang didapatkan ini berbanding lurus dengan hasil presentase kehilangan berat plastik dimana semakin besar presentase kehilangan berat plastik maka semakin besar pula besar regangan plastik tersebut. Hasil ini sejalan dengan penelitian Murti (2014) dimana setelah masa inkubasi 30 hari diketahui bahwa isolat bakteri PL5 mempunyai kemampuan mendegradasi plastik hitam terbesar yaitu dengan nilai presentase kehilangan berat plastik 1.997% dan besar regangan mencapai 0.069, sedangkan kemampuan biodegradasi plastik hitam terendah yaitu isolat bakteri PL3 dengan presentase kehilangan berat sebesar 0.220% dan besar regangan sebesar 0.026.

Penelitian lain yang dilakukan Syam (2017), pada uji biodegradasi plastik biru dengan bakteri *Pseudomonas aeruginosa* juga didapatkan perubahan besar regangan plastik sebesar 0.0004 dengan presentase kehilangan berat plastik sebesar 5% selama masa inkubasi 30 hari. Berdasarkan hal

tersebut maka dapat diasumsikan bahwa isolat bakteri yang dapat menurunkan berat plastik secara tidak langsung akan mempengaruhi perubahan besar regangan plastik meskipun relatif sangat kecil.

Bakteri *Pseudomonas sp.* diketahui dapat mendegradasi polimer plastik dengan menghasilkan enzim serin hidrolase, estrase, dan lipase (Barnes *et al.*, 2009; Bhardwaj *et al.*, 2012). Beberapa penelitian menyebutkan bahwa enzim yang dihasilkan oleh suatu mikroba berperan sangat efektif dalam mempercepat laju biodegradasi polietilena tanpa menyebabkan kerusakan. Namun, enzim ekstraseluler yang dihasilkan mikroba tidak dapat menembus kedalam bahan polimer melainkan hanya bertindak di permukaan polimer sehingga biodegradasi plastik merupakan proses erosi permukaan (Gajendiran *et al.*, 2016). Enzim yang dihasilkan oleh suatu bakteri perlahan akan mengikis permukaan polimer plastik sehingga terjadi pengurangan berat polimer dan menjadikan presentase kehilangan berat semakin meningkat seiring dengan bertambahnya masa inkubasi (Bikiaris *et al.*, 2006).

Mekanisme biodegradasi polietilena diawali dengan proses degradasi secara abiotik yaitu melalui fotodegradasi seperti paparan sinar UV atau bahan kimia yang ada di lingkungan tanpa disertai aktivitas mikroorganisme. Fotodegradasi ini akan mengubah gugus rantai utama karena adanya gugus karbonil (C=O) dan mengakibatkan terjadinya oksidasi karbon pada rantai polimer polietilena (Leja and Lewandowics, 2010). Oksidasi karbon akan menghasilkan gugus fungsional dengan berat molekul yang rendah seperti asam karboksilat, keton, dan hidrokarbon (Chiellini *et al.*, 2007). Gugus ini akan mengubah sifat polimer hidrokarbon yang mulanya hidrofobik menjadi

hidrofilik sehingga permukaan polimer dapat menyerap air dan memudahkan mikroorganisme untuk melakukan degradasi (Hadad *et al.*, 2005).

Proses selanjutnya yaitu degradasi secara biotik atau disebut biodegradasi. Proses biodegradasi ini melibatkan peran mikroorganisme salah satunya yaitu bakteri. Sifat permukaan plastik yang telah berubah menjadi hidrofilik akan lebih memudahkan bakteri menempel di permukaan plastik dan terjadi kolonisasi (Usha *et al.*, 2011). Koloni bakteri yang menempel di permukaan plastik ini akan membentuk biofilm (Das and Kumar, 2013). Selanjutnya, bakteri akan mensekresi enzim intraseluler dan ekstraseluler depolimerase sehingga dapat memecah polimer plastik menjadi bentuk yang lebih kecil dengan berat molekul yang lebih rendah seperti oligomer, dimer, dan monomer. Tahapan ini dinamakan depolimerisasi (Eskander and Saleh, 2017).

Hasil pemecahan rantai polimer akan dikenali oleh sel reseptor bakteri sehingga dapat melewati membran semipermeabel bakteri dan terjadi proses penyerapan nutrisi (Lucas *et al.*, 2008; Eskander and Saleh, 2017). Proses ini dinamakan asimilasi yang terjadi di dalam sitoplasma bakteri. Dalam proses ini juga terjadi proses metabolisme untuk menghasilkan suatu produk berupa energi, biomassa, cadangan makanan, dan metabolit primer atau sekunder dengan memanfaatkan polimer plastik sebagai sumber karbon untuk proses pertumbuhan (Lucas *et al.*, 2008). Beberapa hasil metabolit sederhana dan kompleks akan diekskresikan ke bagian ekstraseluler, seperti asam organik, aldehid, dll. Sedangkan molekul sederhana hasil metabolisme intraseluler yang

berupa CO<sub>2</sub>, N<sub>2</sub>, CH<sub>4</sub>, H<sub>2</sub>O serta garam mineral lainnya akan teroksidasi ke lingkungan. Tahapan ini dinamakan mineralisasi (Lucas *et al.*, 2008).

Pada beberapa penelitian menyebutkan bahwa bakteri yang umumnya terlibat dalam proses biodegradasi plastik yaitu *Bacillus*, *Pseudomonas*, *Klebsiella*, *Rhodococcus*, *Flavobacterium*, *Staphylococcus*, *Streptococcus*, *Streptomyces*, *Brevibacterium*, *Comamonas*, *Eschericia*, *Azotobacter*, *Alcaligenes*, *Nocardia*, *Moraxella*, dan *Penicillium* (Sangale *et al.*, 2012; Krueger *et al.*, 2015). Penelitian uji biodegradasi plastik putih polietilena dengan menggunakan jenis isolat yang berbeda yaitu *Bacillus sp.* didapatkan hasil yang tidak jauh berbeda dengan penelitian ini dimana selama masa inkubasi 6 Minggu ( $\pm$  42 hari) didapatkan presentase kehilangan berat plastik sebesar 4% dan mengalami kenaikan menjadi 5% dalam kurun waktu masa inkubasi 12 Minggu (3 bulan) (Marjayandari dan Shovitri, 2015).

Perbedaan hasil dari tiap uji biodegradasi plastik dapat dipengaruhi oleh berbagai faktor. Artham and Doble (2008) menyatakan beberapa faktor dapat yang mempengaruhi biodegradasi polimer plastik antara lain yaitu jenis polimer, karakteristik mikroorganismenya, dan jenis uji biodegradasi yang dilakukan. Sangale *et al.* (2012), menambahkan faktor lain yang mempengaruhi proses biodegradasi yaitu suhu, pH, kelembapan, struktur kimia plastik, dan ketersediaan nutrisi bagi mikroorganismenya.

#### **4.4 Integrasi dengan Ayat Al-Qur'an**

Penanganan sampah plastik melalui proses biodegradasi dengan melibatkan bakteri adalah salah satu upaya membersihkan lingkungan, menangani pencemaran lingkungan dan mencegah kerusakan lingkungan. Pada











serta tidak ada pula satu sekutu dalam kekuasaannya sehingga tidak ada penguasa lain di alam raya ini. Allah SWT penguasa tunggal yang telah menciptakan segala sesuatu dan telah menetapkan masing-masing ciptaannya dengan ukuran serapi-rapinya sehingga semua makhluk ciptaannya berpotensi menjalankan tugas dan fungsinya masing-masing secara teratur dan sistematis

Ayat diatas berkorelasi dengan surat Al-Baqarah ayat 26 yang mana Allah SWT ialah sang Maha Pencipta langit dan bumi beserta seluruh isinya dan Allah juga telah menetapkan ciptaannya dengan ukuran sebaik mungkin. Penciptaan mikroorganisme dengan ukuran yang sangat kecil dan tak kasat mata merupakan salah satu bukti kekuasaannya. Allah SWT dapat menciptakan segala sesuatu sesuai kehendaknya dan tidak ada seorang pun yang dapat menandinginya. Dan sebagai orang yang beriman seharusnya kita mempercayai dan meyakini bahwa segala yang Allah ciptakan tidaklah sia-sia melainkan ada manfaatnya. Dengan mempercayai, meyakini, merenungkan dan melakukan kajian-kajian maka keyakinan kita akan kekuasaan Allah semakin besar, ilmu pengetahuan kita akan semakin bertambah, dan kita pun dapat memanfaatkan ilmu pengetahuan tersebut. Karena pada dasarnya ilmu pengetahuan manusia sangatlah terbatas jika dibandingkan dengan ilmu Allah SWT yang Maha Luas.





- Begum, M.A., Varalakshmi, B., and K. Umamagheswari. 2015. Biodegradation of Polythene Bag using Bacteria Isolated from Soil. *Int. J. Curr. Microbiol. Appl. Sci.* 4(11): 674–680.
- Bhatia, M., Girdhar, A., Tiwari, A., and A. Nayarisseri. 2014. Implications of a Novel *Pseudomonas* Species on Low Density Polyethylene Biodegradation: an in Vitro to in Silico Approach. *Springerplus.* 3: 497.
- Bikiaris, D.N., Papageorgiou, G.Z., and D.S Achilias. 2006. Synthesis and Comparative Biodegradability Studies of Three Poly (Alkaline Succinate)s. *Polym. Degrad. Stab.* 91(1): 31–43.
- Billmeyer and J. Fred. 1971. *Text Book of Polymer Science.* Jhon Wiley & Son Inc, New York.
- Billmeyer, W.F. 1994. *Texbook of Polymer Science.* 3<sup>rd</sup> ed. Jhon Wiley & Son Inc, New York.
- BPS. 2019. *Satu Data untuk Pembangunan Kabupaten Sidoarjo.* Diakses pada 4 Juli 2019 Pukul 14.00 WIB. <<http://www.dataku.sidoarjokab.go.id>>.
- Breed, R.S., Murray, E.G.D., and R.S. Nathan. 1957. *Bergey's Manual of Determinative Bacteriology.* 7<sup>th</sup> ed. The Williams & Wilkins Company, USA.
- Brenner, D.J., Krieg, N.R., and J.T. Staley. 1925. *Bergey's Manual of Systematic Bacteriology.* 2<sup>nd</sup> ed. Department of Microbiology and Molecular Genetics Michigan State University, USA.
- Buchanan, R.E., and N.E. Gibbons. 2003. *Bergey's Manual of Determinative Bacteriology.* The William & Wilkins Company Baltimore, USA.
- Chiellini, E., Corti, A., and S. D'antone. 2007. Oxobiodegradable Full Carbon Backbone Polymers Biodegradation Behaviour of Thermally Oxidized Polyethylene in Aqueous Medium. *Polym. Degrad. Stab.* 92: 1378–1383.
- Contat-Rodrigo, I., and R. Greus. 2002. Biodegradation Studies on LDPE filled with Biodegradable Additives: Morphological Changes. *J Appl Polym Sci.* 83: 1683–1691.
- Cowan, S.T. 2004. *Manual of The Identification of Medical Fungi.* Cambridge University Press, London.
- Das, M.P., and S. Kumar. 2013. Influence of Cell Surface Hydrophobicity in Colonization and Biofilm Formation on LDPE Biodegradation. *J. Pharm. Pharm. Sci.* 5: 690–694.
- Davidson, A. 1970. *Handbook of Precision Engineering.* Mc. Graw Hill Book Co. Great Britain, New York.

- Deacon, J. 2005. *The Microbial World. Winogradsky Column: Perpetual Life in a Tube*. Institute of Cell and Molecular Biology University of Edinburgh, UK.
- Debruyne, J., Sreejata, B., Haye, D., English, D., and C. Miles. 2015. Performance and Adoptability Biodegradable Mulch. Diakses pada 28 Maret 2019 Pukul 11.45 WIB. <<http://www.biodegradablemulch.org>>.
- Devi, R.S., Ramya, R., Kannan, K., Antony, A.R., and V.R. Kannan. 2019. Investigation of Biodegradation Potentials of High Density Polyethylene Degrading Marine Bacteria Isolated from The Coastal Regions of Tamil Nadu India. *Mar. Pollut. Bull.* 138: 549–560.
- Dias, M.O.S., and C.E.V. Maciel Rossell. 2007. Eficient Colling of Fermentation in Ethanol Production. *Sugar J.* 70: 11–17.
- Dwijoseputro. 2005. *Dasar-Dasar Mikrobiologi*. Djambatan, Jakarta.
- Entjang, I. 2003. *Mikrobiologi dan Parasitologi*. PT. Citra Aditya Bakti, Bandung.
- Eskander, S.B., and H.M. Saleh. 2017. Biodegradation: Process Mechanism. *Env. Sci Engg.* 8: 1–31.
- Fadlilah, F.R., And M. Shovitri. 2014. Potensi Isolat Bakteri *Bacillus* dalam Mendegradasi Plastik dengan Metode Kolom Winogradsky. *J. Tek. Pomits.* 3(2): E40–E43.
- Fathiras, N. 2011. Analisis Pengelolaan Sampah di Tempat Pembuangan Akhir Pasir Sembung Kabupaen Cianjur (Aplikasi Model IPAT). *Skripsi*. Departemen Ekonomi Sumberdaya dan Lingkungan Fakultas Ekonomi dan Manajemen IPB, Bogor.
- Forbes, B.A., Sahm, D.F., and A.S. Weissfeld. 2007. *Bailey & Scoot's Diagnostic Microbiology*. 12<sup>th</sup> ed. Mosby, Inc., St. Louis, Mo.
- Forbes, S., and Weissfeld. 2007. *Bailey & Scoot's Diagnostic Microbiology*. Mosby, Inc., St. Louis, Mo.
- Gajendiran, A., Krishnamoorthy, S., and J. Abraham. 2016. Microbial Degradation of Low Density Polyethylene (LDPE) by *Aspergillus clavatus* Strain Jask1 Isolated from Landfill Soil. *Biotech.* 6(52): 1–6.
- Gaol, M.L., and I.D.A.A. Warmadewanthi. 2017. Prediksi Dampak Lingkungan Pengelolaan Sampah di TPA Jabon Kabupaten Sidoarjo. *J. Tek. ITS.* 6(2): F462–F467.
- Glass, J.E., and G. Swift. 1989. Agricultural and Synthetic Polymers, Biodegradation and Utilization. *Acs Symposium Series 433*. American Chemical Society, Washington DC.

- Gnanavel. 2014. *Degradation of Polyetilane in The Natural Environment*. Coimbatore Institute of Tecnhnology, Tamil Nadu.
- Google Earth. 2019. *Peta Lokasi TPA Griyomulyo, Jabon Sidoarjo 7o32'57"S 112o45'49"E 1,05 KM. Peta 2D*. Diakses pada 15 Juni 2019 Pukul 23.18 WIB. <<http://www.google.com/earth/index.html>>.
- Gowariker, V.R., Viswanathan, N.V. and Shreedhar. 2005. *J. Polymer Science*. New Age International, New Delhi.
- Gu, J.D., Ford, T.E., Mitton, D.B., and R. Mitchell. 2000. *Microbial Degradation and Deterioration of Polymeric Material*. John Wiley & Sons, New York.
- Gultom, E.S., Nasution, M.Y., and A. Ayu. 2017. Seleksi Bakteri Pendegradasi Plastik dari Tanah. *J. Gener. Kampus*. 10(2): 169–179.
- Hadad, D., Geresh, S., and A. Sivan. 2005. Biodegradation of Polyethylene by The Thermophilic Bacterium *Brevibacillus borstelensis*. *J. Appl. Microbiol.* 98: 1093–1100.
- Hadi, S.N. 2003. *Anti Sampah Plastik: Ancaman Polimer Sintetik bagi Kehidupan Manusia*. Program Pasca Sarjana Departemen Biokima IPB, Bogor.
- Hafsan, S.E. 2014. *Penuntun Praktikum Mikrobiologi Dasar*. Universitas Alaudin Press, Makassar.
- Hakiki, R.N. 2016. Identifikasi Bakteri pada Tempat-Tempat Penampungan Air Habitat Nyamuk *Aedes aegypti*. *Skripsi*. Universitas Islam Negeri Alauddin, Makassar.
- Health Protection Agency. 2010. Oxidation/Fermentation of Glucose Test. *Natl. Stand. Method Bsop Tp*. 27: 1–10.
- Hidayat, T.R., I, and T. Herlina. 2019. Morphological Structure of Polystyrene Degradated by Soil Bacteria from Sarimukti Final Landfill Cipatat Bandung. *Int. J. Sci. Soc.* 1(3): 146–154.
- Holt, J.G., Krieg, N.R., Sneath, P.H.A., Staley, J.T., and William, S.T. 1994. *Bergey's Manual of Determinative Bacteriology*. 9<sup>th</sup> ed. Williams And Wilkins, Baltimore.
- Hussein, A.A., Al-Mayaly, I.K., and S.H. Khuideir. 2015. Isolation, Screening and Identification of Low Density Polyethylene (LDPE) Degrading Bacteria from Contaminated Soil with Plastic Wastes. *Mesop. Environ. J.* 1(4): 1–14.
- ICN. 2010. *Pertumbuhan Industri Poyethylene Belum Optimal*. Diakses pada 20 April 2019 Pukul 20.19 WIB. <[www.datacon.co.id](http://www.datacon.co.id)>.



- Jambeck, J.R., Geyer, R., Wilcox, C., Siegler, T.R., Perryman, M., Andrady, A., Narayan, R., and K.L. Law. 2015. Plastic Waste Inputs from Land into The Ocean. *Science*. 347(6223): 768–771.
- Joutey, N.T., Bahafid, W., Sayel, H., and El Ghachtouli. 2014. *Biodegradation: Involved Microorganisms and Genetically Engineered Microorganism*. Intech, Maroko.
- Jutono, J., Soedarsono, S., Hartadi, S., Kabirun, S., and D. Suhadi. 1980. *Pedoman Praktikum Mikrobiologi Umum*. Departemen Mikrobiologi, Fakultas Pertanian UGM, Yogyakarta.
- Kathiresan, K. 2003. Polythene and Plastics-Degrading Microbes from The Mangrove Soil. *Rev Biol Trop*. 51(2): 629–634.
- Koswara, S. 2006. *Bahaya Dibalik Kemasan Plastik*. Diakses pada 27 Maret 2019 WIB. <[www.ebokpangan.com](http://www.ebokpangan.com)>.
- Krueger, M.C., Harms, H., and D. Schlosser. 2015. Prospects for Microbiological Solutions to Environmental Pollution with Plastics. *Appl Env. Micro*. 99: 8857–8874.
- Kumar, S., Teotia, U.V.S., and Y. Singh. 2017. Screening of Poly Vinyl Chloride Degrading Bacteria from Plastic Contaminated Area of Baddi. *J. Appl. Pharm. Res*. 5(3): 34–37.
- Kyaw, B.M., Champakalakshmi, R., Sakharkar, M.K., Lim, C.S., and K.R. Sakharkar. 2012. Biodegradation of Low Density Polythene (LDPE) by *Pseudomonas* Species. *Indian J Microbiol*. 52(3): 411–419.
- Lay, B. W. 1994. *Analisis Mikrobiologi dan Laboratorium*. Raja Grafindo Persada, Jakarta.
- Leja, K., and G. Lewandowics. 2010. Polymer Biodegradation and Biodegradable Polymers. *Pol. J Env. Stud*. 19(2): 255–266.
- Lucas, N., Bienaime, C., Belloy, C., Queneudec, M., Silvestre, F., and J.E. Nava-Saucedo. 2008. Polymer Biodegradation: Mechanisms and Estimation Techniques : Review. *Chemosphere*. 73: 429–442.
- Macfaddin, J.F. 2000. *Catalase-Peroxidase Test. Biochemical Test for Identification of Medical Bacteria*. 3<sup>rd</sup> ed. Lippincott Williams And Wilkins, Philadelphia.
- Macfaddin, J.F. 1980. *Biochemical of Test for Identification of Medical Bacteria*. 2<sup>nd</sup> ed. Wiliams & Wilkins, Baltimore.
- Madigan, M.T., Martinko, J., and J. Parker. 2012. *Brock Biology of Microorganism*. 13<sup>th</sup> ed. Benjamin Cummings, San Fransisco.



- Madigan, M.T., Martinko, J., and J. Parker. 2008. *Brock Biology of Microorganism*. 11<sup>th</sup> ed. Pearson Education, San Fransisco.
- Marbawati, D., and H. Ismanto. 2010. Teknik Isolasi – Identifikasi *Yersinia pestis* sebagai Penyebab Penyakit Pes. *Balaba*. 6(2): 17–19.
- Marjayandari, L., dan M. Shovitri. 2015. Potensi Bakteri *Bacillus sp.* dalam Mendegradasi Plastik. *J. Sains dan Seni ITS*. 4(2): E59–E62.
- Martinko, M.T., Parker, and J. Brock. 2000. *Biology of Microorganisms*. 9<sup>th</sup> ed. Prentice-Hall, New York.
- Miyamoto, Kenji, Yoshida, S., Kohei Oda, E., and E.Y. Kimura. 2016. *Discovery of a Bacterium That Degrades and Assimilates Poly(Ethylene Terephthalate) Could Serve as a Degradation and/or Fermentation Platform for Biological Recycling of Pet Waste Products*. Kyoto Institute of Technology, Jepang.
- Muhanjo, C.N., Makonde, H., Magoma, G., and M. Imbuga. 2018. Biodegradability of Polyethylene by Bacteria and Fungi from Dandora Dumpsite Nairobi Kenya. *Plos One*. 13(7): 1–17.
- Munir, E., Sipayung, F.C., Priyani, N., and Suryanto. 2018. Potential of Bacteria Isolated from Landfill Soil in Degrading Low Density Polyethylene Plastic. *Earth Environ. Sci*. 126: 1–8.
- Murti, A.N.S. 2014. Isolasi dan Karakterisasi Bakteri Pendegradasi Plastik Hitam dari TPA (Tempat Pembuangan Akhir) Sampah Bakung Kota Bandar Lampung dengan Teknik Konvensional. *Skripsi*. FMIPA Universitas Lampung, Lampung.
- Nandi. 2005. Kajian Keberadaan Tempat Pembuangan Akhir (TPA) Leuwigajah dalam Konteks Tata Ruang. *J. Gea Pendidik. Geogr*. 5(9): 1–7.
- Nurminah, M. 2002. Sifat Berbagai Bahan Kemasan Plastik dan Kertas serta Pengaruhnya terhadap Bahan yang Dikemas. *Skripsi*. Fakultas Pertanian Jurusan Teknologi Pertanian Universitas Sumatera Utara, Sumatera Utara.
- Automatic citation updates are disabled. To see the bibliography, click Refresh in the Zotero tab. Ohtake, Y., Kobayashi, T., Asabe, H., and N. Murakami. 1998. Studies on Biodegradation of LDPE Observation of LDPE Films Scattered in Agricultural Fields or in Garden Soil. *Polym Degrad Stab*. 60: 79–84.
- Pangestu, N.S., Budiharjo, A., dan Mg.I. Rukmi. 2016. Isolasi, Identifikasi 16s rRNA dan Karakterisasi Morfologi Bakteri Pendegradasi Plastik Polietilen (PE). *J. Biol*. 5(1): 24–29.
- Pelczar, M.J., and E.C.S. Chan. 2008. *Dasar-Dasar Mikrobiologi I*. UI Press, Jakarta.

- Pradan, P. 2014. Voges Proskauer Test (VP Test): Principle, Procedure, Interpretation and Quality Control. Diakses pada 15 Januari 2020. <<https://microbesinfo.com>>.
- Purwaningrum, P., 2016. Upaya Mengurangi Timbulan Sampah Plastik di Lingkungan. *JTL*. 8(2): 141–147.
- Putra, H.P., dan Y. Yuriandala. 2010. Studi Pemanfaatan Sampah Plastik Menjadi Produk dan Jasa Kreatif. *J. Sains dan Teknol. Lingkung*. 2(1): 21–31.
- Rachmawati, Rosalia G. 2007. Isolasi dan Identifikasi Bakteri Endofit dalam Batang Tanaman *Artemisia annua* L. yang Diuji Potensi Antibakterinya terhadap *Bacillus subtilis* dan *Salmonella thyphi*. *Skripsi*. Fakultas Farmasi Universitas Sanata Dharma, Yogyakarta.
- Riandi, M.I., Kawuri, R., dan S.K. Sudirga. 2017. Potensi Bakteri *Pseudomonas sp.* dan *Ochrobactrum sp.* yang di Isolasi dari Berbagai Sampel Tanah dalam Mendegradasi Limbah Polimer Plastik Berbahan Dasar High Density Polyethylene (HDPE) Dan Low Density Polyethylene (LDPE). *J. Simbiosis V*. (2): 58–63.
- Sangale, M.K., Shahnawaz, M., and A.B. Ade. 2012. A Review on Biodegradation of Polythene: The Microbial Approach. *J. Bioremediation Biodegrad*. 3: 164.
- Saputra, A.F.B., dan M. Mirwan. 2018. Evaluasi Pencemaran Lindi pada Air Sumur Sekitar TPA Jabon Sidoarjo. *J. Envirotek*. 10(2): 55–59.
- Sari, A.M.N. 2014. Isolasi dan Karakterisasi Bakteri Pendegradasi Plastik Hitam dari TPA (Tempat Pembuangan Akhir) Sampah Bakung Kota Bandar Lampung dengan Teknik Konvensional. *Skripsi*. FMIPA Universitas Lampung, Lampung.
- Sharma, A., and Amitab, S. 2004. Degradation Assesment of Low Density Polyehilene (LDP) and Polyethene (PP) by an Indigenous Isolate of *Pseudomonas stutzeri*. *J Sc Ind Res India*. 63: 293–296.
- Singh, G., Singh, A.K., and K. Bhatt. 2016. Biodegradation of Polythenes by Bacteria Isolated from Soil. *Int. J. Res. Dev. Pharm. Life Sci*. 5(2): 2056–2062.
- Sriningsih, A., dan M. Shovitri. 2015. Potensi Isolat Bakteri *Pseudomonas* sebagai Pendegradasi Plastik. *J. Sains dan Seni ITS*. 4(2): E67–E70.
- Sularmo, Bukhori, H., Jaya, T.B.S., dan Tugiyono. 2010. Dampak Tempat Pemrosesan Akhir (TPA) Sampah Bakung terhadap Kualitas Air Sumur, Sosial Ekonomi dan Kesehatan Masyarakat Keteguhan Bandar Lampung. *Ruwa Jurai*. 6: 68.

- Sulistiyosari, I. 2018. *Mengenal Logo Plastik*. Diakses pada 3 Mei Pukul 05.42 WIB. <<https://greatedu.co.id>>.
- Suprihatin, A., Prihanto, D., and M. Gelbert. 1996. *Pengelolaan Sampah*. PPPGT / VEDC, Malang.
- Suriani, S., Soemarno, dan Suharjono. 2013. Pengaruh Suhu dan pH terhadap Laju Pertumbuhan 5 Isolat Bakteri Anggota Genus *Pseudomonas* yang Diisolasi dari Ekosistem Sungai Tercemar Deterjen di Sekitar Kampus Universitas Brawijaya. *J Pal.* 3(2): 59–60.
- Sutedjo, M.M. 1996. *Mikrobiologi Tanah*. PT Rineka Cipta, Jakarta.
- Syam, F. 2017. Upaya Biodegradasi Limbah Plastik Berwarna (Gelombang Pendek) dengan Penambahan Bakteri *Pseudomonas aeruginosa* dan *Bacillus thuringiensis*. *Skripsi*. Jurusan Biologi Fakultas Sains dan Teknologi UIN Alauddin, Makassar.
- Syarief, R., Santausa, R., dan Isyana, 1989. *Teknologi Pengemasan Pangan*. Pau Pangan dan Gizi IPB, Bogor.
- Tankeshwar. 2014. Methyl Red (MR) Test: Principle, Procedure and Result. Diakses pada 15 Januari 2020. <<https://microbeonline.com>>.
- Tauran, P.M., Handayani, I., dan N. Sennang. 2013. Identifikasi Bakteri Aerob Gram Negatif dan Gram Positif Menggunakan Metode Konvensional dan Otomatik. *Indones. J. Clin. Pathol. Med. Lab.* 19(2): 105–111.
- Tchobanoglous, G., Theisen, H., and S.A. Vigil. 1993. *Integrated Solid Waste Management. Engineering Principles and Management Issues*. McGraw Hill International Editions, New York.
- Undang-Undang Republik Indonesia Nomor. 2010. *Pengelolaan Sampah*. Biro Hukum dan Humas Kementerian Lingkungan Hidup, Jakarta.
- Underkofler, L.A., Barton, R.R., and S.S. Rennert. 1958. Production of Microbial Enzymes and Their Applications. *Microb. Process Rep.* 6: 212–221.
- United Kingdom Standart for Microbiology Investigations. 2015. *Identification of Pseudomonas Spesies and Other Non-Glucose Fermenter*. Public Health England, United Kingdom.
- Usha, R., Sangeetha, T., and M. Palaniswamy. 2011. Screening of Polyethylene Degrading Microorganisms from Garbage Soil. *Libyan Agric. Res. Cent. J. Int.* 2(4): 200–204.
- Wahida, M. 2015. Identifikasi Bakteri Rongga Mulut pada Basis Akrilik Full Denture Berdasarkan Bentuk dan Pewarnaan Gram di Rumah Sakit Gigi dan Mulut Universitas Jember. *Skripsi*. Bagian Mikrobiologi Fakultas Kedokteran Gigi Universitas Jember, Jember.

