September, 2017 Vol. 1, No. 2, Hal. 143-153 DOI: 10.25047/agriprima.v1i2.35

# Koleksi dan Identifikasi Bakteri Penambat N Pada Pusat Lokasi Tanaman Kedelai Edamame (*Glycine max* (L.) Merr.) Di Kabupaten Jember

*Author(s):* Vivin Nur'Aini Fajrin\*<sup>(1)</sup>; Iqbal Erdiansyah<sup>(1)</sup>; Damanhuri<sup>(1)</sup>

- (1) PS. Teknologi Produksi Tanaman Pangan, Jurusan Produksi Pertanian, Politeknik Negeri Jember
- \* Corresponding author: vivinnuraini13061995@gmail.com

#### ABSTRAK

Penelitian ini bertujuan untuk mengetahui dan mengidentifikasi bakteri penambat N pada pusat lokasi tanaman kedelai edamame (Glycine max (L.) Merr.) di Kabupaten Jember. Penelitian ini dilakukan dari bulan September 2016 hingga November 2016. Kegiatan penelitian dilakukan di Laboratorium Biosains Politeknik Negeri Jember. Penelitian ini terdiri dari 2 faktor dengan 6 perlakuan dan 3 ulangan, yaitu faktor Lokasi (L) yang terdiri dari lokasi pengambilan tanah di Kecamatan Jenggawah (L1) dan di Kecamatan Ajung (L2), faktor Kedalaman (K) terdapat 3 taraf yaitu kedalaman pengambilan tanah 5 cm dari permukaan tanah (K1), 10 cm dari permukaan tanah (K2), dan 15 cm dari permukaan tanah (K3). Data dianalisis secara kuantitatif dan kualitatif, data kuantitatif dilakukan dengan cara menghitung jumlah koloni bakteri menggunakan metode TPC (Total Plate Count), data kualitatif didapatkan dari pengamatan gram staining, pengamatan kecepatan pertumbuhan bakteri dan pengamatan kemurnian bakteri. Hasil penelitian ini menunjukan bahwa bakteri yang diisolasi dapat dikoleksi dan diidentifikasi sebagai jenis bakteri penambat N tipe bakteri Rhizobium spp. yang ditunjukkan dengan warna putih bening dan merah muda setelah dibiakkan dalam media seleksi YEMA + Congo Red. Bakteri Rhizobium sp. yang memiliki tingkat adaptasi tertinggi berasal dari Kecamatan Ajung pada kedalaman 15 cm dari permukaan tanah, yaitu sebesar 6,88x1030 CFU/g tanah.

### Kata Kunci:

Bakteri penambat N;

Kedelai edamame;

Kabupaten Jamber:

#### **ABSTRACT**

### **Keywords:**

N fixing bacteria;

Edamame soybean;

Jember district;

This research purposed to known fixing bacteria at edamame soybean's field Center in Jember Regency. This research was conducted along 3 months from September 2016 until November 2016. The depth of a land activity had done in Jember subdistrict and the testing of N Fixing Bacteria that had done in Biosains Laboratory from State Polytechnic of Jember. There were 2 factors with 6 treatments and 3 replications. The first factor was location factor (L) consisted of located in Jenggawah subdistrict (L1) and in Ajung subdistrict (L2) and the second factor was 3 levels of the depth land (k) consisted of 5 cm the depth of a land from a land surface (K1), 10 cm from a land surface (K2), 15cm from a land surface (K3). The data of this research analyzed as quantitative and qualitative. The quantitative data collected by counting the colony by TPC method (Total Plate Count) and the qualitative data had gotten from observation of gram staining, observation of the speed of growing bacteria and observation of a pure bacteria. The result of this research showed that bacteria which had isolated from vegetable soybean (Glycine max (L.) Merr.) was Rhizobium spp, it is bacteria type of N fixing bacteria, the result showed from observation of a pure bacteria was a pure white and pink after bred in Yema selection media+congo red.Rhizobium sp. which has the highest adaptation level is from Ajung District. It was taken at 15 cm below the ground surface. The adaptation levels 6,88x1030 CFU/gram of soil was a pure white and pink after bred in Yema selection media+congo red.

### **PENDAHULUAN**

Kedelai (*Glycine max* (L.) Merr.) merupakan salah satu komoditi pangan kaya protein yang banyak digunakan dalam kehidupan sehari-hari. Kedelai merupakan salah satu jenis tanaman palawija yang banyak dimanfaatkan oleh masyarakat Indonesia baik dalam industri pangan maupun dalam industri pakan (Badan Penelitian dan Pengembangan Pertanian, 2014).

Kedelai yang saat ini banyak diminati oleh masyarakat Indonesia adalah kedelai ienis tanaman edamame. Kabupaten Jember merupakan salah satu sentra pengembangan tanaman kedelai edamame yang hasilnya diekspor ke Jepang. Potensi dan prospek budidaya tanaman kedelai edamame di Kabupaten Jember sangat tinggi sehingga menjadikan Kabupaten Jember sebagai pengembangan budidaya kedelai edamame secara nasional, hal ini dikarenakan Kabupaten Jember terletak pada ketinggian 0-3.300 meter diatas permukaan laut (dpl), sebagian besar wilayahnya terletak pada ketinggian antara 100 hingga 500 meter dpl yang memiliki luasan lahan 800 Ha untuk budidaya edamame dengan produktivitas sekitar 3.000 ton per tahun (Bappeda, 2013).

Budidaya tanaman kedelai edamame Kabupaten Jember di banyak dikembangkan di beberapa Kecamatan, diantaranya dikembangkan di Kecamatan Ajung dan Kecamatan Jenggawah. Tiap kecamatan memiliki potensi produksi yang berbeda, oleh sebab itu perlu melakukan pengembangan teknologi untuk meningkatkan produksi kedelai, salah satunya dengan melibatkan peran bakteri Rhizobium sp. Bakteri Rhizobium sp. sangat berperan dalam menyuplai unsur hara dari udara dengan bantuan bintil akar.

Pengembangan teknologi untuk meningkatkan produksi kedelai dengan melibatkan bakteri penambat N dapat dilakukan dengan cara mengisolasi bakteri penambat N yang berasal dari tanah pada tanaman kedelai edamame di Kabupaten Jember. Isolasi bakteri penambat N dilakukan untuk mengetahui potensi bakteri Rhizobium sp. pada tanaman kedelai edamame, hal ini dikarenakan pada tiap-tiap lokasi memiliki tingkat adaptasi pertumbuhan bakteri yang berbeda-beda. Hasil isolat bakteri Rhizobium sp. dengan tingkat adaptasi tertinggi yang telah murni dari tanaman kedelai edamame dapat dikembangkan sebagai dasar pembuatan pupuk hayati dan tanaman kedelai dapat bersimbiosis dengan mikroorganisme dalam memenuhi kebutuhan N, sehingga pemenuhan kebutuhan N tidak hanya bertumpu pada pupuk kimia yang dapat merusak lingkungan dan dapat menghasilkan biji kedelai yang lebih sehat.

Isolasi bakteri penambat N pada pusat lokasi tanaman kedelai edamame (Glycine max (L.) Merr.) di Kabupaten Jember bertujuan untuk mengetahui dan mengamati pertumbuhan bakteri penambat N pada pusat lokasi tanaman kedelai edamame yang ada di Kabupaten Jember dengan menggunakan media YEMA (Yeast Extract Mannitol Agar) serta mendapatkan isolat bakteri Rhizobium sp. murni yang berasal dari pusat lokasi tanaman kedelai edamame di Kabupaten sehingga dapat dipergunakan Jember dasar pertimbangan sebagai perbanyakan bakteri Rhizobium spp. secara massal dan mengurangi penggunaan pupuk anorganik dengan menjadikan Rhizobium spp. sebagai pupuk hayati bagi tanaman kedelai.

## **METODOLOGI**

Penelitian ini dilakukan dari bulan September 2016 hingga November 2016 di Laboratorium Biosains Politeknik Negeri Jember. Alat yang digunakan dalam pelaksanaan penelitian ini sebagai berikut: tabung reaksi, cawan petri, *erlenmeyer*, kaca preparat, *vortex*, gelas ukur, mikroskop, pipet tetes, *micro pipet* (gilson

2-20 μl, 20-200 μl, 100-1000 μl), hand sprayer, botol semprot, ependorf tube, gunting, jarum ose, batang L, magnetic stirrer, batang pengaduk, rak tabung reaksi, pH meter, timbangan analitik, bunsen burner, hot plate stirer, sendok, autoklaf, inkubator, kamera, lemari pendingin, laminar air flow cabinet (LAFC), tip.

Bahan yang digunakan dalam pelaksanaan penelitian ini sebagai berikut: sampel tanah dari pertanaman kedelai edamame, K2HPO4, MgSO4, NaCl, CaCO3, Sukrosa, *Yeast Extract*, agar, aquadest, Cat Gram (*Cristal violet, iodine*, alkohol 96%, *Safranin*), *Brom Thymol Blue* (BTB), *Congo Red*, air, kapas, tissue steril, korek api, kertas label, plastik wrapping, alkohol 70%, plastik.

Sample tanah diambil dari Jenggawah Kecamatan (L1)dan Kecamatan Ajung (L2), masing-masing sebanyak 0,5 kg pada setiap lokasi dan pada tiga kedalaman tanah, yaitu pada kedalaman 5 cm, 10 cm, dan 15 cm dari permukaan tanah. Pengambilan sampel dilakukan secara random. tanah Pengambilan sampel tanah dilakukan dengan cara mencabut tanaman kedelai edamame yang akan di ambil sampel tanahnya, kemudian di ukur sesuai kedalaman tanah akan di ambil, kemudian melakukan pengambilan sampel tanah pada daerah perakaran tanaman dan dimasukkan kedalam plastik yang telah disediakan.

Pada kegiatan pembuatan Media YEMA (Yeast Extract Mannitol Agar) (K1),bahan-bahan ditimbang menggunakan neraca. Bahan-bahan yang dibutuhkan yaitu 3 g Yeast Extract, 10 g Sukrosa, 0,2 g MgSO4 (Magnesium Sulfat), 0,1 g NaCl, 0,5 g K2HPO4, 3 g CaCO3, dan 20 g Agar. Semua bahan yang telah ditimbang kemudian dilarutkan dengan Aquadest sebanyak 1000 ml di dalam Erlenmeyer dan dilakukan pengecekan pH. pH yang dibutuhkan

dalam pertumbuhan *Rhizobium* 6,8. Larutan diautoclave selama 15 menit pada suhu 121 °C.

Pembuatan Media YEMA + Congo Red (K2) menggunakan 3 g Yeast Extract, 10 g Sukrosa, 0,2 g MgSO4 (Magnesium Sulfat), 0,1 g NaCl, 0,5 g K2HPO4, 3 g CaCO3,0,025 g Congo Red, dan 20 g Agar. Semua bahan yang telah ditimbang kemudian dilarutkan dengan Aquadest sebanyak 1000 ml di dalam Erlenmeyer dan dilakukan pengecekan pH. pH yang dibutuhkan dalam pertumbuhan Rhizobium 6,8. Larutan diautoclave selama 15 menit pada suhu 121 °C.

Isolasi bakteri dilakukan secara aseptik. Sebelum melakukan isolasi bakteri, perlu dilakukan sterilisasi alat dan bahan menggunakan autoklaf. Sterilisasi dilakukan pada suhu 121°C.

Isolasi bakteri Rhizobium dilakukan dengan menggunakan metode pengenceran, yaitu dengan cara mengambil sebanyak 1 g tanah dari masing-masing sampel tanah kemudian dimasukkan kedalam larutan NaCl 0,85% sebanyak 9 ml dalam tabung reaksi, kemudian divortex dan diperoleh seri pengenceran 10<sup>-1</sup>. Pengenceran dilanjutkan hingga memperoleh seri pengenceran  $10^{-5}$ . Suspensi dari seri pengenceran 10<sup>-5</sup> dipipet sebanyak 0,1 ml dan dimasukkan dalam cawan petri yang telah berisi media YEMA, kemudian diratakan dengan apabila bakteri tidak dapat spatula, dihitung maka dilakukan pengenceran berikutnya. Bakteri diinkubasi pada suhu 37 °C selama selama 5 hari dan diamati setiap 24 jam sekali, kemudian jumlah koloni dihitung dengan metode cawan hitung (*plate count*).

Bakteri yang telah diisolasi dimurnikan dengan cara mengambil koloni bakteri menggunakan jarum ose, kemudian dimasukkan kedalam aquadest steril sebanyak 5 ml dalam tabung reaksi dan divortex hingga homogen, dilakukan pemipetan sebanyak 0,1 ml dan di tumbuhkan ke media YEMA, diratakan dengan spatula, kemudian diinkubasikan pada suhu 37 °C. Koloni yang tumbuh terpisah, dipilih dan ditanam pada media YEMA dalam tabung reaksi sebagai kultur murni.

Gram Staining dilakukan dengan mengambil 1 ose isolat bakteri kemudian digores-goreskan pada permukaan preparat steril sampai rata. Mengambil 1 tetes kristal violet untuk ditambahkan ke preparat yang telah dilapisi bakteri, didiamkan selama 1 menit dan dibilas dengan air hingga zat warna luntur. Kaca preparat dikeringkan di atas api spiritus lalu ditambahkan 1 tetes larutan iod dan didiamkan selama 1 menit, kemudian dilakukan pembilasan dengan air dan didiamkan selama 1 menit hingga preparat kering, selanjutnya membilas dengan alkohol 96% sampai semua zat warna luntur lalu dicuci dengan air dikeringkan di atas api spiritus. Tahap terakhir, safranin ditambahkan sebanyak 1 tetes dan didiamkan selama 45 detik. kemudian dicuci dengan air dan dikeringkan.

Pembuatan Media YEMA + Brom Thymol Blue (K3) menggunakan 3 g Yeast Extract, 10 g Sukrosa, 0,2 g MgSO4 (Magnesium Sulfat), 0,1 g NaCl, 0,5 g K2HPO4, 3 g CaCO3,0,1 ml BTB 1%, dan 20 g Agar. Semua bahan yang telah ditimbang kemudian dilarutkan dengan Aquadest sebanyak 1000 ml di dalam Erlenmever kecuali BTB, kemudian dilakukan pengecekan pH. pH yang dibutuhkan dalam pertumbuhan Rhizobium 6.8. Larutan diautoclave selama 15 menit pada suhu 121 °C, kemudian media dicampurkan dengan BTB dan dituangkan ke dalam cawan petridish.

Karakterisasi isolat dilakukan pada biakan yang sudah murni. Penumbuhan dilakukan dengan cara menumbuhkan bakteri *Rhizobium sp.* pada media selektif YEMA+*Congo Red* untuk menguji

Publisher : Politeknik Negeri Jember

kemurnian bakteri *Rhizobium sp.*, kemudian diamati perubahan warnanya.

### HASIL DAN PEMBAHASAN

Pengamatan morfologi pada koloni bakteri dilakukan setiap 24 jam sekali selama 5 hari. Pengamatan morfologi dilakukan untuk mengetahui ciri-ciri bakteri secara makroskopis, diantaranya adalah bentuk koloni, bentuk tepian koloni, tekstur koloni, ukuran koloni dari bakteri yang di isolasi, bentuk elevasi bakteri yang di isolasi, bentuk elevasi bakteri, warna koloni, fase tumbuh bakteri dan bentuk sel bakteri yang diisolasi. Hasil analisis morfologi bakteri penambat N pada pusat lokasi tanaman kedelai edamame di Kabupaten Jember dapat dilihat pada Tabel 1 di bawah ini:

Tabel 1. Morfologi Koloni Bakteri Penambat N di Kecamatan Jenggawah dan Kecamatan Ajung

Ciri-ciri Koloni Bakteri	Morfologi Koloni Bakteri Penambat N
Bentuk Koloni	Bulat
Bentuk Tepian Koloni Bakteri	Rata atau halus
Elevasi Koloni Bakteri	Cembung
Warna Koloni Bakteri	Putih Susu
Awal Pertumbuhan	24 Jam setelah
Koloni Bakteri	Inkubasi
Bentuk Sel	Basil
Ukuran Bakteri	1,0-6,0 mm

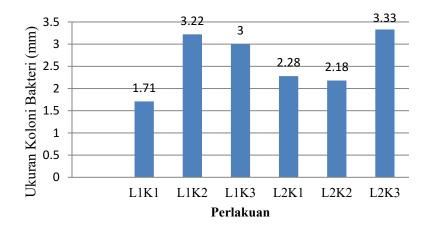
Sumber: Pengamatan Secara Makroskopis (2016)

Hasil analisis morfologi bakteri penambat N pada pusat lokasi tanaman kedelai edamame di Kabupaten Jember memiliki ciri-ciri bentuk koloni bulat, bentuk tepian bakteri rata, bakteri bentuk elevasinya cembung, memiliki warna putih susu, fase pertumbuhannya dimulai pada saat 24 jam setelah inkubasi dan memiliki bentuk sel basil atau batang. Bentuk sel bakteri *Rhizobium sp.* batang yang ditunjukkan melalui pengamatan

mikroskopik pada saat *gram staining*, ukuran koloni nya sekitar 1,0 – 6,0 mm, bakteri tersebut merupakan bakteri yang memliki tipe pertumbuhan cepat. Hasil pengamatan morfologi koloni bakteri secara makroskopis menunjukkan bahwa bakteri yang di isolasi merupakan bakteri *Rhizobium sp.*, dimana ciri-ciri bakteri yang diisolasi pada saat pengamatan sama seperti ciri-ciri bakteri *Rhzobium sp.* 

Menurut Somasegaran et al., (1985), Irfan, (2014), karakteristik morfologi bakteri *Rhizobium sp.* pada umumnya memiliki bentuk koloni diskrit, biasanya bentuknya bulat datar, kubah dan bahkan kerucut pada permukaan agar. Koloni yang terbentuk biasanya memiliki tepian

yang halus. Warna koloni yang tumbuh biasanya putih susu. Bakteri Rhizobium yang memiliki pertumbuhan cepat pada umumnya dapat tumbuh 3-5 hari setelah di inkubasi, untuk bakteri yang memiliki tipe pertumbuhan lambat akan tumbuh pada 5-7 hari setelah inkubasi. Ukuran bakteri Rhizobium Sp. yang memiliki pertumbuhan lambat memiliki ukuran 1 mm sedangkan bakteri *Rhizobium sp.* yang memiliki tipe pertumbuhan cepat memiliki ukuran 4-5 mm. Pada cawan yang bakterinya padat akan memiliki ukuran yang lebih kecil dan pertumbuhannya menyatu satu sama lain. Ukuran koloni bakteri ditunjukkan pada grafik di bawah ini:



Keterangan:

L1: Kecamatan Jenggawah

L2: Kecamatan Ajung

K1: Media YEMA

K2: Media YEMA + Congo Red

K3: Media YEMA + Brom Thymol Blue

Gambar 1. Grafik Ukuran Koloni Bakteri Penambat N

Grafik ukuran koloni bakteri penambat N menunjukkan bahwa ukuran koloni bakteri terendah berasal dari Kecamatan Jenggawah pada kedalaman 5 cm dari permukaan tanah, yaitu sebesar 1,71 mm, sedangkan rata-rata ukuran koloni bakteri tertinggi berasal dari kecamatan Ajung pada kedalaman 15 cm dari permukaan tanah, yaitu sebesar 3,33 mm. Ukuran koloni bakteri berbeda-beda. Bakteri *Rhizobium sp.* pada umumnya

memiliki ukuran koloni antara 1,00-6,00 mm. Bakteri Rhizobium sp. yang memiliki ukuran 1,00 mm pada umumnya merupakan bakteri tipe pertumbuhan slow sedangkan bakteri tipe growing, growing pertumbuhan fast memiliki ukuran antara 3,00-5,00 mm.

Penghitungan jumlah koloni dilakukan dengan cara menghitung jumlah koloni bakteri secara makroskopis dengan alat bantu *colony counter*. Perhitungan jumlah koloni bakteri dilakukan pada tiap sampel isolat bakteri dengan menggunakan rumus kepadatan populasi, kemudian direrata untuk mengetahui jumlah bakteri pada masing-masing perlakuan.

Metode yang digunakan untuk melakukan penghitungan jumlah koloni bakteri adalah metode cawan hitung atau Total Plate Count (TPC), yaitu dengan cara menghitung koloni pada masing-masing cawan petri yang mengandung koloni bakteri sekitar 30-300. Apabila tidak ada, dipilih koloni bakteri maka mendekati 300. Penghitungan jumlah langsung koloni dapat dilihat dan kemudian dihitung langsung tanpa alat bantu mikroskop (Irfan, 2014). Hasil analisis terhadap parameter jumlah koloni dapat dilihat pada Tabel 2 di bawah ini:

Tabel 2. Penghitungan Jumlah Koloni bakteri *Rhizobium* sp.

carten inizocium sp.		
Sampel	Rata-Rata Populasi <i>Rhizobium</i> sp. / Sampel	
L1K1	4,08 X 10 <sup>24</sup> CFU/g tanah	
L1K2	$4,44 \times 10^{30}  \mathrm{CFU/g}$ tanah	
L1K3 a	$2,52 \times 10^{24}  \text{CFU/g} $ tanah	
L2K1	$2,61 \times 10^{30}  \text{CFU/g}$ tanah	
L2K2	$2,30 \times 10^{30}  \text{CFU/g}$ tanah	
L2K3 b	$6,88 \times 10^{30}  \text{CFU/g}  \text{tanah}$	

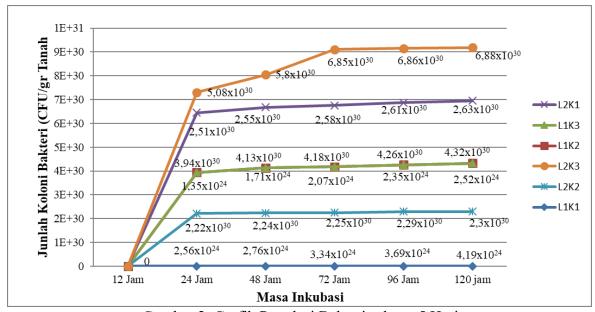
Keterangan:

- a. Populasi bakteri tertinggi berasal dari Kecamatan Ajung pada kedalaman 15 cm dari permukaan tanah
- Populasi bakteri terendah berasal dari Kecamatan Jenggawah pada kedalaman 15 cm dari permukaan tanah

Berdasarkan Tabel 2 hasil penghitungan jumlah koloni dari masingmasing lokasi pengambilan sampel tanah menunjukkan bahwa pada tanah yang berasal dari Kecamatan Jenggawah memiliki populasi bakteri tertinggi yang terdapat pada kedalaman 15 cm dari permukaan tanah, yaitu sebesar 6,88 X 10<sup>30</sup> CFU/g tanah dan populasi bakteri terendah terdapat pada kedalaman 15 cm dari permukaan tanah, yaitu sebesar 2,52 X 10<sup>24</sup> CFU/g tanah. Ditinjau dari kepadatan jumlah bintil akar saat pengambilan sampel tanah, kondisi perakaran yang banyak menghasilkan bintil akar terdapat pada kedalaman 15 cm, sedangkan pada kedalaman tersebut perakaran kedelai edamame tidak menunjukkan adanya bintil akar dalam jumlah banyak, hanya sebagian kecil bintil akar saja yang terdapat pada kedalaman 15 cm dari permukaan tanah. Jumlah bintil akar yang berbeda sangat mempengaruhi jumlah koloni bakteri pada setiap gram tanah yang di uji. Menurut Saraswati et al., (2007), tanah dengan kandungan C-organik terbesar di alam, yakni  $1,2-1,6 \times 10^{15}$  kg.

Dari hasil pengamatan jumlah koloni bakteri selama 5 hari menunjukkan laju kecepatan pertumbuhan yang berbedabeda. Pada 12 jam setelah masa inkubasi, bakteri yang diisolasi belum menunjukkan adanya pertumbuhan koloni, namun setelah 24 jam bakteri mulai tumbuh. Laju pertumbuhan bakteri tertinggi terdapat pada perlakuan L2K3 yaitu sampel yang berasal dari Kecamatan Ajung pada kedalaman 15 cm dari permukaan tanah dengan rata-rata jumlah koloni sebesar 5,08x10<sup>30</sup> CFU/g tanah, sedangkan laju pertumbuhan koloni bakteri terendah terdapat pada sampel L1K3 yaitu sampel yang berasal dari Kecamatan Jenggawah pada kedalaman 15 cm dari permukaan tanah dengan rata-rata jumlah koloni bakteri sebsar 1,35x10<sup>24</sup> CFU/g tanah. Pada waktu inkubasi 12 jam, bakteri dari sampel belum mengalami seluruh pertumbuhan, hal ini dikarenakan pada masa 12 jam bakteri berada pada fase Lag atau fase dimana bakteri mengalami adaptasi dengan media tumbuh bakteri. Pada masa inkubasi 24 jam bakteri yang diisolasi mulai mengalami pertumbuhan, pada masa tersebut bakteri berada pada fase Log atau fase dimana bakteri mulai tumbuh dan proses pertumbuhannya mulai seimbang. Fase yang ketiga yaitu fase stasioner yang terjadi mulai 48 sampai 96 jam setelah inkubasi. Pada fase ini bakteri tumbuh secara rutin dan pertumbuhannya stabil serta mengalami peningkatan pertumbuhan. Pada hari ke 4 menuju hari ke 5 atau 120 jam setelah inkubasi, bakteri yang diisolasi tetap tumbuh akan tetapi peningkatan pertumbuhan koloni bakteri

mulai berkurang. Bakteri yang diisolasi hanya mengalami perbesaran pertumbuhan atau bahkan tidak mengalami peningkatan penumbuhan, pada fase ini bakteri mulai mengalami penurunan kondisi. Populasi bakteri yang diisolasi selama 5 hari dapat dilihat pada Gambar 2.



Gambar 2. Grafik Populasi Bakteri selama 5 Hari

Perbandingan sampel tanah yang daerah perakaran yang dari berasal memiliki tanaman dengan sampel tanah ada tanamannya menunjukkan tanpa bahwa tanah yang ditumbuhi tanaman legum akan memiliki jumlah bakteri Rhizobium yang jauh lebih banyak jika dibandingkan dengan sampel tanah tanpa ada tanamanny, hal ini dikarenakan tanaman melakukan aktivitas metabolisme akar yang disebut dengan eksudat yang terdiri dari beberapa senyawa-senyawa gula, asam amino, asam organik, senyawa nucleotide dan basanya, glikosida, enzim, vitamin dan senyawa indole, sehingga dapat digunakan sebagai nutrisi bagi didalam tanah bakteri yang berada sehingga mampu mempertahankan kelangsungan hidupnya (Purwaningsih, 2010).

Perbedaan jumlah koloni yang sangat tinggi tersebut dipengaruhi oleh beberapa faktor, diantaranya adalah faktor sejarah lahan, kondisi fisik lahan, dan umur tanaman kedelai edamame, dan tingkat kedalaman perakaran. Berdasarkan sejarah lahan, baik lahan yang berlokasi Kecamatan Jenggawah maupun di Kecamatan Ajung merupakan pertanaman kedelai edamame, yang setiap tahunnva selalu digunakan untuk membudidayakan kedelai edamame, sehingga populasi Rhizobium sp. yang ada di pertanaman kedelai edamame semakin meningkat karena tanah terus disuplai dengan bakteri Rhizobium Keseluruhan populasi bakteri Rhizobium sp. di tanah pada beberapa sampel yang diuji menunjukkan bahwa populasinya termasuk cukup tinggi, menunjukkan bahwa kondisi tanah di

Kecamatan Jenggawah dan Kecamatan Ajung termasuk sangat subur.

Tanah pertanian yang subur pada umumnya mengandung lebih dari 100 juta mikroba per gram tanah. Berbagai penambat nitrogen telah banyak diisolasi dari rhizosfer dan rhizoplane tanaman non leguminoceae, namun efisiensi penambatan N2 masih rendah, hal ini disebabkan karena bakteri yang hidup di berkompetisi daerah rhizosfer harus dengan jenis mikroba tanah yang lain untuk mendapatkan eksudat akar kelangsungan hidupnya (Kirchhof et al., 1997)

Faktor kondisi fisik lahan sangat jumlah bakteri mempengaruhi berkembang di lapang dan tingkat adaptasi bakteri pada media YEMA. Kondisi fisik lahan yang sangat mempengaruhi populasi bakteri di lapang diantaranya adalah tekstur tanah dan pH tanah. pH yang untuk pertumbuhan diinginkan perkembangan bakteri Rhizobium sp. yaitu sebesar 6,68. Hasil analisa pH tanah pada kedua lokasi menunjukkan bahwa tanah di Kecamatan Ajung sedikit lebih asam jika dibandingkan dengan рН tanah Kecamatan Jenggawah. pH tanah dari Kecamatan Ajung sebesar 6,63 dan pH tanah dari Kecamatan Jenggawah sebesar 6,98. Perbedaan pH tanah di lapang dengan pH yang diinginkan untuk pertumbuhan bakteri akan sangat mempengaruhi tingkat pertumbuhan dan daya adaptasi bakteri Rhizobium sp. pH optimal yang mendekati kesesuaian tumbuh bakteri Rhizobium sp. berasal dari Kecamatan Ajung, sehingga populasi bakteri tertinggi berasal dari Kecamatan Ajung. нα tanah dari Kecamatan Ajung cenderung lebih asam jika dibandingkan dengan pH yang diinginkan oleh pertumbuhan bakteri, akan tetapi bakteri Rhizobium sp. akan dapat berkembang baik pada pH yang sedikit asam daripada syarat tumbuhnya, dan berkembang dapat baik apabila ditumbuhkan pada media yang memiliki

pH sesuai dengan kebutuhan tumbuh bakteri.

Analisa tekstur tanah pada sampel yang berasal dari Kecamatan Ajung dan Kecamatan Jenggawah memiliki tekstur geluh lempung debuan, dimana pada saat analisa tekstur tanah secara kualitatif, tanah yang di uji dapat dibentuk seperti pasta dan dapat dibentuk bola serta pita, saat tanah dibentuk pilinan, tidak akan terjadi retakan-retakan dan ketika diletakkan di telapak tangan lalu diberi akuades akan berbentuk menyerupai bubur dirasakan dengan jari telunjuk akan terasa sangat lembut namun licin dan tidak ada tekstur pasiran di dalamnya.

Faktor lain yang juga mempengaruhi perkembangan dan aktivitas rhizobium sp. di dalam tanah antara lain adalah aerasi, jenis tanah dan persentase pasir serta liat, kelembaban, suhu, kandungan bahan organik, kemasaman tanah, dan suplai hara anorganik (Alexander, 1977). Tekstur tanah berpasir yang mengandung bahan organik rendah akan mengurangi populasi bakteri penambatan N di dalam tanah. Tekstur tanah liat berat dengan bahan organik rendah mengurangi aktivitas dan bakteri Rhizobium dalam efektivitas membentuk bintil akar dan pada akhirnya mempengaruhi penambatan N (Armiadi, 2009).

Pada saat pengambilan sampel perlu mengetahui umur tanaman, melalui pengamatan saat pengambilan sampel di lapang. Tanaman kedelai edamame yang masih pada masa vegetatif tidak mempunyai atau sedikit mempunyai bintil sedangkan sampel yang telah akar, memasuki masa generatif mulai membentuk bintil akar, sehingga dengan adanya bintil akar sampel tanah dapat di ambil dari lapang dan diisolasi, hal ini dikarenakan bintil akar sangat populasi mempengaruhi bakteri Rhizobium sp. Pada umumnya, bintil akar pada pertanaman terdapat edamame yang mulai berpolong, semakin banyak bintil akar maka diharapkan bahwa bakteri Rhizobium yang ada di dalam tanah akan semakin banyak.

Kedalaman perakaran juga sangat mempengaruhi populasi bakteri Rhizobium sp. Semakin subur tanah yang untuk budidaya kedelai digunakan edamame, maka akan semakin dalam perakaran yang menembus tanah, sehingga populasi bakteri Rhizobium sp. akan lebih tinggi. Tanah yang kurang subur akan menyebabkan pertumbuhan Rhizobium sp. lebih rendah karena proses fiksasi N tidak berjalan dengan baik.

Hasil analisis gram staining merupakan jenis gram negatif yang menunjukkan warna merah muda pada preparat yang dilihat secara mikroskopik. Bakteri Rhizobium sp. merupakan salah satu jenis bakteri gram negatif yang apabila dilakukan gram staining menghasilkan warna merah ataupum merah muda. Pengujian gram staining pada perlakuan lokasi dan kedalaman pengambilan tanah berbeda dan dapat dikatakan positif bakteri terdapat Rhizobium didalamnya.

Tabel 3. Hasil Pengamatan *Gram Staining* yang diisolasi dari pusat lokasi tanaman kedelai edamame di Kabupaten Jember

	Kabapaten Jember.			
	Perla	Warna hasil	Jenis Gram	
_	kuan	Preparat	Bakteri	
	L1K1	Merah muda	Gram Negatif	
	L1K2	Merah muda	Gram Negatif	
	L1K3	Merah muda	Gram Negatif	
	L2K1	Merah muda	Gram Negatif	
	L2K2	Merah muda	Gram Negatif	
	L2K3	Merah muda	Gram Negatif	

Pewarnaan gram dilakukan untuk mengelompokkan bakteri menjadi 2 jenis, yaitu bakteri gram positif dan bakteri gram negatif. Hasil pewarnaan gram akan sangat dipengaruhi oleh komposisi dinding sel pada bakteri. Proses gram staining ini, terdapat 4 jenis reagen yang digunakan, yaitu kristal violet, iodin, alkohol dan safranin. Bakteri gram negatif memiliki ciri-ciri tidak dapat mempertahankan warna ungu dari kristal violet, akan tetapi dapat menyerap zat warna safranin sehingga akan memperlihatkan warna merah muda sampai merah pada saat di amati menggunakan mikroskop. Bakteri gram positif akan dapat mempertahankan warna ungu dari kristal violet sehingga akan menunjukkan warna ungu ketika diamati dengan mikroskop, selain dapat digunakan untuk melihat jenis gram bakteri, pewarnaan gram juga dapat digunakan untuk mengetahui bentuk morfologi bakteri yang di isolasi (Pratita & Surya, 2012).

Tabel 4. Tipe Kecepatan Tumbuh Bakteri Rhizohium sp.

1011	1011200111111 Sp.			
Perlakuan	Warna hasil Preparat	Tipe Kecepatan Tumbuh		
L1K1	Kuning	Fast Growing		
L1K2	Kuning	Fast Growing		
L1K3	Biru	Slow Growing		
L2K1	Kuning	Fast Growing		
L2K2	Kuning	Fast Growing		
L2K3	Kuning	Fast Growing		

Berdasarkan Tabel 4 dapat diketahui bahwa pengambilan tanah yang berlokasi Jenggawah Kecamatan dengan kedalaman pengambilan 5 cm dan 10 cm dari permukaan tanah merupakan jenis bakteri yang pertumbuhannya cepat atau fast growing, hal ini ditunjukkan dengan perubahan warna kuning yang terjadi selama pertumbuhan, sedangkan isolat bakteri yang berasal dari kedalaman 15 cm dari permukaan tanah merupakan jenis bakteri dengan pertumbuhan lambat atau slow growing yang ditunjukkan dengan adanya perubahan warna biru pada isolat bakteri. Tipe kecepatan tumbuh bakteri yang berasal dari Kecamatan Ajung dengan kedalaman pengambilan tanah 5 cm, 10 cm, dan 15 cm dari permukaan

tanah merupakan jenis bakteri yang tipe tumbuhnya cepat, hal ini ditunjukkan dengan perubahan warnanya yang kuning yang terjadi pada 9 sampel yang diamati.

Purwaningsih, (2010) menyatakan bahwa bakteri yang ditumbuhkan dengan menggunakan media seleksi YEMA + Brom Thymol Blue (BTB), memiliki dua kecenderungan warna, yaitu warna kuning dan warna biru. Warna biru menunjukkan bahwa bakteri yang di isolasi pertumbuhannya lambat (slow growing), sedangkan apabila bakteri warnanya menjadi kuning, maka bakteri tersebut merupakan jenis bakteri yang pertumbuhannya cepat (fast growing).

Tabel 5. Kemurnian Bakteri Penambat N

Tuber 5: Remarman Bakteri i enameat iv				
Perlakuan	Warna hasil	Jenis Bakteri		
	Preparat			
L1K1	Putih -	Rhizobium sp.		
LIKI	Merah Muda			
1.11/2	Putih -	Dhi-chiana an		
L1K2	Merah Muda	Rhizobium sp.		
L1K3	Putih -	Rhizobium sp.		
LIKS	Merah Muda			
L2K1	Merah muda	Rhizobium sp.		
1 21/2	Putih -	Rhizobium sp.		
L2K2	Merah Muda			
L2K3	Putih -	Dlain a laisseas and		
L2N3	Merah Muda	Rhizobium sp.		

Berdasarkan Tabel 5 dapat diketahui bahwa pengambilan tanah yang berlokasi di Kecamatan Jenggawah dan Kecamatan Ajung merupakan jenis bakteri *Rhizobium sp.* yang menunjukkan warna bakteri putih bening dan merah muda saat ditumbuhkan dengan YEMA+Congo Red yang berarti tidak menyerap atau sedikit menyerap warna merah dari Larutan *Congo Red*.

Menurut Purwaningsih (2005) salah satu ciri khas bakteri *Rhizobium* adalah tidak menyerap warna merah pada media yang mengandung *Congo Red*. Warna yang ditunjukkan dari bakteri *Rhizobium sp.* pada umumnya putih hingga merah muda apabila ditumbuhkan pada media

seleksi, bentuk koloni merata datar pada petridish, warna koloni putih susu dengan tekstur yang lengket (Jati, 2014).

### **KESIMPULAN**

Hasil perhitungan populasi bakteri tertinggi berasal dari Kecamatan Ajung pada kedalaman pengambilan sampel 15 cm dari permukaan tanah, yaitu 6,88 X 10<sup>30</sup> CFU/g tanah. Bakteri yang di isolasi merupakan jenis bakteri gram negatif. Tingkat kemurnian bakteri *Rhizobium sp.* diketahui dengan menumbuhkan pada media seleksi YEMA+Congo Red yang ditunjukkan dengan perubahan warna putih sampai merah muda.

### **DAFTAR PUSTAKA**

Alexander, M. (1977). *Introduction to Soil Microbiology* (2nd ed.). John Wiley & Sons.

Armiadi. (2009). Penambatan Nitrogen Secara Biologi pada Tanaman Leguminosa. *Wartazoa*, 19(1), 23–30

Badan Penelitian dan Pengembangan Pertanian. (2014). Pengembangan Kedelai di Kawasan Lahan Hutan Jati: Upaya Konkret Mendukung Swasembada Kedelai 2014.

Bappeda. (2013). Potensi dan Produk
Unggulan Jawa Timur. Retrieved
from http://bappeda.jatimprov.go.id/
bappeda/wp-content/uploads/potensi
-kab-kota-2013/kota-malang-2013.
pdf

Irfan, M. (2014). Isolasi dan Enumerasi
Bakteri Tanah Gambut di
Perkebunan Kelapa Sawit PT.
Tambang Hijau Kecamatan
Tambang Kabupaten Kampar. *Jurnal Agroteknologi*, 5(1), 1–8.

Jati, T. N. (2014). Populasi bakteri [ penambat nitrogen simbiotik pada rizosfer beberapa vegetasi pionir di lahan bekas erupsi gunung api merapi. Universitas Gajah Mada.

Kirchhof, G., Reis, V. M., Baldani, J. I., Eckert, B., Döbereiner, J., & Hartmann, A. (1997). Occurrence, physiological and molecular analysis of endophytic diazotrophic bacteria in gramineous energy plants. In for **Opportunities Biological** Nitrogen Fixation in Rice and Other Non-Legumes (pp. 45-55). Springer.

Pratita, M. Y. E., & Surya, R. P. (2012). Isolasi Dan Identifikasi Bakteri Termofilik Dari Sumber Mata Air Panas Di Songgoriti Setelah Dua Hari Inkubasi. Jurnal Teknik Pomits, *1*, 1–5.

Purwaningsih, S. (2005). The isolation, enumeration, and characterization of Rhizobium bacteria of the soil in Biological Wamena Garden. Biodiversitas Journal of Biological Diversity, 6(2).

Purwaningsih, S. (2010). Populasi Bakteri Rhizobium di Tanah pada beberapa Pulau Tanaman dari Buton. Kabupaten Muna, Propinsi Sulawesi Tenggara. Jurnal Tanah Tropika (Journal of Tropical Soils), 14(1).

Saraswati, R., Edi, H., & R.D.M, S. (2007). 🎑 Metode Analisis Biologi Tanah. (R. Saraswati, E. Husen, & R. D. M. Simanungkalit, Eds.). Bogor: Balai Besar Penelitian dan Pengembangan Sumberdaya Lahan Pertanian.

Somasegaran, P., & Hoben, H. J. (1994). Handbook for Rhizobia. New York, NY: Springer New York.

153