

**Mestrado Profissional**  
**Uso Sustentável de Recursos Naturais em Regiões Tropicais**

**ALINE MADEIRA MARQUES SARAIVA**

**CATEGORIZAÇÃO FUNCIONAL DE PROTEÍNAS DE UM CULTIVO  
BIOLÓGICO DA BACTÉRIA *RHODOCOCCUS OPACUS***

Dissertação apresentada como requisito parcial para obtenção do título de Mestre em Uso Sustentável de Recursos Naturais em Regiões Tropicais, área de Ciências Ambientais, do Instituto Tecnológico Vale Desenvolvimento Sustentável (ITV).

Orientador: Rafael Borges da Silva Valadares, Dr.

Belém – PA

2019

## **Dados Internacionais de Catalogação na Publicação (CIP)**

S243

Saraiva, Aline Madeira Marques.

Categorização funcional de proteínas de um cultivo biológico de bactéria  
*Rhodococcus opacus*. / Aline Madeira Marques Saraiva, Rafael Borges da Silva  
Valadares. -- Belém, 2019.

50 f. : il.

Dissertação (mestrado) -- Instituto Tecnológico Vale, 2019.  
Orientador(a): Dr. Rafael Borges da Silva Valadares.

1. Biotecnologia. 2. Biosurfactante. 3. *Rhodococcus opacus*. I. Valadares,  
Rafael Borges da Silva. II. Título

CDD 23. ed. 660.6

Bibliotecária responsável: Nisa Gonçalves / CRB 2 – 525

**ALINE MADEIRA MARQUES SARAIVA**

**CATEGORIZAÇÃO FUNCIONAL DE PROTEÍNAS DE UM CULTIVO  
BIOLÓGICO DA BACTÉRIA *RHODOCOCCUS OPACUS***

Dissertação apresentada como requisito parcial para obtenção do título de Mestre em Uso Sustentável de Recursos Naturais em Regiões Tropicais, área de Ciências Ambientais, do Instituto Tecnológico Vale Desenvolvimento Sustentável (ITV).

Data da aprovação: 27/08/2019

Banca examinadora:

---

Dr. Rafael Borges da Silva Valadares  
Orientador – Instituto Tecnológico Vale (ITV)

---

Dr. Guilherme Oliveira  
Membro Interno – Instituto Tecnológico da Vale (ITV)

---

Dr. José Augusto P. Bitencourt  
Membro interno - Instituto Tecnológico da Vale (ITV)

---

Prof Dr. Agenor Valadares Santos  
Membro externo – Universidade Federal do Pará (UFPA)

## **DEDICATÓRIA**

Dedico este trabalho primeiramente a Deus, pois sem Ele nada seria e à minha família por todo incentivo, força e dedicação.

## **AGRADECIMENTOS**

Primeiramente a Deus, por ter confiado em mim, por ter atendido as minhas orações e ter me dado forças e coragem para lutar e alcançar esse grande objetivo da minha vida.

Ao meu esposo e filha, por acreditarem em minha capacidade me motivando todos os dias.

À minha família, que se uniu para me ajudar a ter tempo de estudar, cuidando bem da minha pequena Helena na minha ausência. Agradeço em especial à nossa madrinha Geórgia Milla, e minha sogra Izolina Rodrigues.

À minha mãe e irmãs por sempre me apoiar e direcionar, motivar e acreditar.

Ao Instituto Tecnológico da Vale (ITV), que através do Programa de Mestrado Profissional em Uso Sustentável de Recursos Naturais em Regiões Tropicais, me proporcionou um aperfeiçoamento gratuito através da Bolsa de Ensino oferecida e a oportunidade de realizar e concretizar mais uma etapa da minha vida profissional.

Ao meu orientador, Rafael Valadares, pela disposição, orientação excelente e por acreditar no meu potencial de uma forma que eu não acreditava ser capaz de corresponder. Sempre disposto a ajudar, estimulando e incentivando para absorver o máximo de conhecimento. Meu infinito agradecimento.

Aos meus amigos do mestrado, por dividirem comigo as angústias, as alegrias, sempre incentivando uns aos outros e acreditando que tudo daria certo. Em especial Tayná, Karien, Lana e Felipe. Foi bom poder contar com vocês.

Aos amigos Alex, Alisson, Ana Clara, Cárita, Larissa, Sayuri, Tânia, Tássia e Thaís por todo apoio em palavras, incentivos, pesquisas e contribuições em pensamentos positivos ou na ajuda da compreensão de algum dado.

Aos professores e funcionários do ITV com ensinamentos, orientações e amizade me ajudaram ativa ou passivamente neste projeto.

## RESUMO

Biosurfactantes são compostos tensoativos produzidos por vários micro-organismos. A bioflotação pode ser de particular importância para as indústrias de mineração e siderurgia, devido à crescente demanda global por matérias primas e ao esgotamento de recursos minerais de maior qualidade. Apresentam vantagens em comparação aos seus homólogos químicos, incluindo baixa toxicidade, biodegradabilidade, aceitabilidade ecológica, atividade específica em condições extremas. O conhecimento das rotas metabólicas e da fisiologia da bactéria *Rhodococcus opacus* permite inferir possíveis maneiras de otimizar a produção de biosurfactantes. O objetivo deste trabalho foi investigar proteínas envolvidas na rota de biossíntese de biosurfactantes em um cultivo bacteriano em meio líquido. A bactéria *Rhodococcus opacus* foi fornecida pela Coleção Brasileira de Micro-organismos de Ambiente e Indústria – CBMAI – UNICAMP. O cultivo bacteriano foi liofilizado e enviado para o Instituto Tecnológico Vale, localizado em Belém-Pará, para então serem realizadas as etapas de análise das proteínas presentes e dos mapas metabólicos relacionados. A extração foi realizada utilizando método proposto por WANG et al., 2006. A amostra do cultivo biológico de *Rhodococcus opacus* foi submetida a identificação de proteínas por cromatografia líquida bidimensional acoplada a espectrometria de massas. No total, 991 proteínas foram identificadas e categorizadas em três aspectos: funções moleculares (643), componentes celulares (109) e processos biológicos (430). As funções moleculares que podem estar relacionadas a produção de biosurfactantes identificadas neste experimento são associadas a alterações na permeabilidade da membrana e a produção de gliconconjungados de ácido micólico. Destacaram-se também proteínas relacionadas a constituição da parede celular de *Rhodococcus*, além do carreamento de ácido micólico durante a biossíntese da parede celular. Com auxílio da ferramenta KEGG as proteínas identificadas foram mapeadas em rotas metabólicas. Ao todo 26 proteínas detectadas neste experimento estão envolvidas na conversão de glicose em trealose, parte do metabolismo do amido e sacarose. A presença de enzimas e proteínas da via de produção de trealose na bactéria *Rhodococcus opacus* está associada a produção de glicolipídeos do tipo trealolípidios, composto com conhecida atividade biosurfactante. A potencialização destas vias pela indução de alterações no metabolismo e fisiologia da bactéria pode ser útil para o aumento da produção de biosurfactantes.

**Palavras-chave:** Biosurfactante, *Rhodococcus opacus*, Rota metabólica.

## ABSTRACT

Biosurfactants are surfactant compounds produced by microorganisms. Bioflooding may be of particular importance to the mining and steel industries due to the growing global demand for raw materials and the depletion of higher quality mineral resources. They have advantages over their chemical counterparts, including low toxicity, biodegradability, ecological acceptability, specific activity under extreme conditions. Knowing the metabolic pathways and physiology of the bacteria *Rhodococcus opacus* allows us to understand how the organic reactions impact the microorganism, from ideal cultivation conditions, seeking to stimulate the production made possible by metabolism. The objective of this work was to investigate proteins involved in the biosurfactant biosynthesis route in a bacterial culture. The bacterium *Rhodococcus opacus* was supplied by the Brazilian Collection of Environment and Industry Microorganisms - CBMAI - UNICAMP. The bacterial culture was lyophilized and sent to the Vale Technological Institute, located in Belém-Pará, for the analysis of the proteins present and related metabolic pathways. Extraction was performed using the method proposed by WANG et al., 2006. The sample from the *Rhodococcus opacus* biological culture was subjected to protein identification by Two-dimensional Liquid Chromatography coupled to Mass Spectrometry. In total, 991 proteins were identified and categorized into three aspects: molecular functions (643), cellular components (109) and biological processes (430). The molecular functions that may be related to biosurfactant production identified in this experiment are associated with changes in membrane permeability and mycolic acid glycoconjugate production. Also highlighted were proteins related to the formation of the *Rhodococcus* cell wall, in addition to mycolic acid loading during cell wall biosynthesis. With the aid of the KEGG tool, the number of proteins identified in the metabolic pathways was obtained. Among the identified routes, 26 proteins are involved in the conversion of glucose to trehalose, starch and sucrose metabolism. The presence of enzymes and proteins of the trehalose production pathway in *Rhodococcus opacus* bacteria is associated with the production of trehalolipid glycolipids, with probable biosurfactant activity. Potentiation of these pathways by inducing changes in bacterial metabolism and physiology may be useful for increasing biosurfactant production.

**Keywords:** Biosurfactants, *Rhodococcus opacus*, Metabolic pathways

## LISTA DE FIGURAS

<b>Figura 1 -</b>	Espuma de flotação contendo ferro .....	14
<b>Figura 2 -</b>	Representação da fórmula estrutural dos biossurfactantes .....	17
<b>Figura 3 -</b>	Micrografia eletrônica de <i>Rhodococcus</i> sp. Cepa RHA1 .....	21
<b>Figura 4 -</b>	Modelo de organização da parede celular do gênero <i>Rhodococcus</i> .....	22
<b>Figura 5 -</b>	Mecanismo da célula de <i>Rhodococcus</i> em contato com alcanos .....	24
<b>Figura 6 -</b>	Processos Biológicos da bactéria <i>Rhodococcus opacus</i> .....	32
<b>Figura 7 -</b>	Função molecular da bactéria <i>Rhodococcus opacus</i> .....	32
<b>Figura 8 -</b>	Componentes celulares presentes na bactéria <i>Rhodococcus opacus</i> .....	33
<b>Figura 9 -</b>	Árvore taxonômica enzimática .....	35
<b>Figura 10 -</b>	Rota metabólica de biossíntese de Trealose .....	38
<b>Figura 11 -</b>	Rota metabólica da biossíntese de Trealose em <i>Rhodococcus</i> .....	39

## LISTA DE TABELAS

<b>Tabela 1 -</b>	Classificação dos biossurfactantes .....	18
<b>Tabela 2 -</b>	Algumas funções, aplicações e características dos biossurfactantes .....	19
<b>Tabela 3 -</b>	Número de proteínas identificadas no metabolismo da bactéria <i>Rhodococcus opacus</i> .....	29
<b>Tabela 4 -</b>	Lista de mapas metabólicos presentes na bactéria <i>Rhodococcus opacus</i> . A bactéria apresentou correlação à cepa <i>Rhodococcus opacus</i> B4 .....	36

## **LISTA DE ABREVIASÕES**

ACN - Acetonitrila

ATP - Adenosina Trifosfato

BS1 - Biossurfactante 1

BS2 - Biossurfactante 2

HLB - Balanço hidrofílico-lipofílico

CBMAI - Coleção Brasileira de Micro-organismos de Ambiente e Indústria

CMC - Concentração Micelar Crítica

CB1 - Cultivo Bacteriano (*Rhodococcus. opacus*) 1

CB2 - Cultivo Bacteriano (*Rhodococcus. opacus*) 2

DTT - Ditiotreitol

EC - Números de Classificação Enzimática

IAA - Iodoacetamida

KEEG – Kyoto Encyclopedia of Genes and Genomes

MME - Ministério de Minas e Energia

OtsA/TPS - Trealose-6-Fosfato Sintetase

OtsB - trealose-6-Fosfato Fosfatase

PMSF - Fluoreto de Metilfenilsulfonil

PVPP - Polivinilpolipirrolidona

SDS - Dodecilsulfato de Sódio

TCA - Ciclo do Ácido Tricarboxílico

TFA - Ácido Trifluoacético

TAG - Ácido Triacilglicerol

TSA - Ágar Triptona Soja

TSB – Caldo Triptona Soja

## SUMÁRIO

<b>1</b>	<b>INTRODUÇÃO .....</b>	<b>12</b>
<b>2</b>	<b>OBJETIVOS .....</b>	<b>13</b>
2.1	OBJETIVO GERAL .....	13
2.2	OBJETIVOS ESPECÍFICOS .....	13
<b>3</b>	<b>REVISÃO DA LITERATURA .....</b>	<b>14</b>
3.1	FLOTAÇÃO .....	14
3.2	BIOFLOTAÇÃO .....	14
3.3	BIOSSURFACTANTES .....	16
3.4	O GÊNERO <i>RHODOCOCCUS</i> .....	20
<b>4</b>	<b>MATERIAIS E MÉTODOS .....</b>	<b>24</b>
4.1	CULTIVO E CRESCIMENTO DA BACTÉRIA <i>RHODOCOCCUS OPACUS</i> .....	24
4.2	EXTRAÇÃO DE PROTEÍNAS .....	25
4.3	DIGESTÃO DAS PROTEÍNAS .....	26
4.4	CROMATOGRAFIA LÍQUIDA BIDIMENSIONAL ACOPLADA A ESPECTROMETRIA DE MASSA .....	27
4.5	BIOINFORMÁTICA .....	28
<b>5</b>	<b>RESULTADOS E DISCUSSÃO .....</b>	<b>29</b>
5.1	QUANTIFICAÇÃO E DISTRIBUIÇÃO DE PROTEÍNAS .....	29
5.2	CATEGORIZAÇÃO FUNCIONAL .....	31
5.3	ENZIMAS .....	34
5.4	IDENTIFICAÇÃO DE PROTEÍNAS NO METABOLISMO BACTERIANO .....	36
5.5	ROTA METABÓLICA DA BIOSSÍNTSE DE TREALOSE .....	37
<b>6</b>	<b>CONCLUSÕES E RECOMENDAÇÕES .....</b>	<b>39</b>
<b>7</b>	<b>APLICAÇÕES POTENCIAIS .....</b>	<b>40</b>
	<b>REFERÊNCIAS .....</b>	<b>41</b>
	<b>APÊNDICES</b>	

## **1 INTRODUÇÃO**

A crescente demanda por minerais, utilizados ativamente no dia-a-dia, aliado ao esgotamento de depósitos; trouxe uma nova realidade para a pesquisa científica, focando no beneficiamento de minérios de baixa qualidade e alta complexidade, a fim de atender ao mercado global a custos competitivos (ROSÁRIO, 2017).

Segundo o Ministério de Minas e Energia (MME), o beneficiamento ou tratamento de minérios visa preparar granulometricamente, concentrar ou purificar minérios por métodos físicos ou químicos sem alteração da constituição química dos minerais. Desta forma, a flotação permite a obtenção de concentrados com elevados teores e expressivas recuperações. O processo é aplicado no beneficiamento de minérios com baixo teor e granulometria fina. E baseado no comportamento físico-químico das superfícies das partículas minerais presentes numa suspensão aquosa. A utilização de reagentes específicos, denominados coletores, depressores e/ou modificadores, permite a recuperação seletiva dos minerais de interesse por adsorção em bolhas de ar (BRASIL, 2019).

O recente foco da indústria em cumprir a legislação ambiental, reduzindo os impactos ao meio ambiente, da lavra e do beneficiamento na mineração, incentivam a realização de inúmeras pesquisas em tecnologias ambientalmente amigáveis. A bioflotação é uma tecnologia baseada no uso de micro-organismos, ou os subprodutos metabólicos, como reagentes de flotação, denominados biorreagentes, sendo coletores, depressores, ativadores ou outros modificadores de superfície, e permitindo a separação seletiva de minerais, com, em alguns casos, maior eficiência e menor toxicidade (ROSÁRIO, 2017).

A presença de grupos funcionais hidrofóbicos (cadeias hidrocarbonadas) e grupos hidrofílicos (carboxilas, fosfatos, hidroxilas) na superfície celular microbiana (parede celular, capsulas, envoltórios), conferem a alguns micro-organismos características similares às de moléculas de surfactantes. Diversos micro-organismos são capazes de produzir biossurfactantes, compostos anfifílicos que atuam na interface das emulsões, contendo partes apolares e polares, em termos de tensão superficial, estabilidade à temperatura e pH, são comparáveis, ou superiores, aos surfactantes sintéticos. Estes biossurfactantes são produzidos por diferentes estípes de micro-organismos vivos, como bactérias, leveduras e fungos. É o caso da bactéria *Rhodococcus opacus* (rop) capaz de sintetizar compostos com propriedades surfactantes como subprodutos metabólicos.

## **2 OBJETIVOS**

### **2.1 OBJETIVO GERAL**

Avaliar o proteoma da bactéria *Rhodococcus opacus* em busca de rotas metabólicas para produção de biossurfactantes úteis para a flotação de minério de ferro.

### **2.2 OBJETIVOS ESPECÍFICOS**

- a) Identificar lista de proteínas presentes no cultivo biológico de *Rhodococcus opacus*.
- b) Mapear as proteínas e peptídeos identificados em categorias funcionais
- c) Identificar rotas metabólicas possivelmente envolvidas na produção de biossurfactantes.

### **3 REVISÃO DA LITERATURA**

#### **3.1 FLOTAÇÃO**

No processo de flotação, o ar é borbulhado através de uma polpa de minério de ferro em granulometria adequada, em uma quantidade específica de reagente de flotação. A ação do reagente é modificar a superfície dos óxidos de ferro ou do principal componente da ganga (resíduos impuros de minerais) para que as partículas sejam capazes de aderir à bolha de ar e assim ser conduzida à superfície, onde são removidas na forma de espuma. O minério de ferro pode ser flotado por duas rotas. Na rota direta, o óxido de ferro é flotado usando reagente aniónicos como sulfonato de petróleo ou ácidos graxos. Na rota reversa, industrialmente estabelecida, a sílica sob a forma de quartzo é flotada por coletores catiônicos do tipo amina e o minério de ferro sob a forma de hematita, permanece na polpa auxiliado pelo depressor amido de milho (fubá) (LOPES, 2009; MAEDA, 2014). Na Figura 1 é possível observar a espuma de flotação contendo minerais de ferro.

**Figura 1** - Espuma de flotação contendo ferro. (A) Processo de flotação inversa, no qual a sílica é flotada com o auxílio de reagentes catiônicos (aminas) e depressores (amido). Após as células de flotação são filtradas e o minério de ferro liberado. (B) Processo de flotação inversa em escala industrial.



**Fonte:** Lopes, (2009)

#### **3.2 BIOFLOTAÇÃO**

Biorreagentes têm sido utilizados como possível solução para reduzir problemas ambientais, provenientes dos processos industriais de flotação mineral (ROSÁRIO, 2017). Algumas bactérias efetuam mudanças na química superficial dos minerais, realizando separação eficiente. Pois possuem grupos apolares (cadeias hidrocarbonícas) e grupos polares

(carboxilas, fosfatos, hidroxilas) na parede celular microbiana, possibilitando o uso dos produtos metabólicos (proteínas e polissacarídeos) como agentes coletores e modificadores (ROSÁRIO, 2017; RAO, VILINSKA, CHERNYSHOVA, 2010; VILINSKA, RAO, 2008 ) Estes grupos, quando ionizados, formam sítios ativos capazes de adsorver espécies iônicas presentes no sistema mineral, mediante vários mecanismos de adsorção (específicos e não específicos), como: troca iônica, ligações químicas e interações eletrostáticas (Oliveira, 2015).

A modificação da superfície mineral por produtos bacterianos pode ocorrer por mecanismos diretos ou indiretos. O primeiro, envolve a adesão direta das células microbianas às partículas minerais; e o segundo, a adesão ocorre com os produtos do metabolismo ou frações solúveis da célula como reagentes ativos na superfície. (ROSÁRIO, 2017; MERMA, 2012; MERMA *et al.*, 2013). A flotação mineral pode ocorrer quando um micro-organismo com perfil hidrofóbico adere à superfície mineral total ou parcialmente, atuando como um coletor convencional. Ou quando possui um caráter hidrofílico, podendo atuar como um reagente modificador depressor. A depressão pode resultar da oxidação da bactéria ou por modificação complementar da superfície, ou seja: uma vez que o biorreagente esteja aderido é impedida parcial ou totalmente uma subsequente adesão do coletor (ZHENG; ARPS; SMITH, 2001).

A adesão de células bacterianas à superfície mineral pode ser de três formas:

- a) ligação de células microbianas ao substrato sólido. Os micro-organismos ou seus produtos metabólicos, aderem à superfície de um minério e alteram as características superficiais;
- b) reações de oxidação e adsorção
- c) reações químicas com os produtos de metabolitos produzidos pelos micro-organismos (FAZAEIPOOR, KHOSHDAST, RANJBAR, 2010; BUENO, 2008).

Na literatura são encontrados inúmeros artigos referentes à bioflotação de minerais. Como exemplo, os estudos das interações de células da bactéria *Rhodococcus opacus* com a superfície mineral investigando um sistema de flotação de quartzo-hematita (MESQUITA; LINS; TOREM, 2003) e outro de quartzo-apatita (MERMA, 2012). Nos dois casos, foi comprovado que as células da espécie contêm alguns polissacarídeos que interagem com a superfície mineral (MERMA, 2012; DIDYK-MUCHA *et al.*, 2015)

A bioflotação pode ser de particular importância para as indústrias de mineração e siderurgia, devido a crescente demanda global por matérias primas e o esgotamento de recursos de minérios de maior qualidade (MERMA *et al.*, 2013).

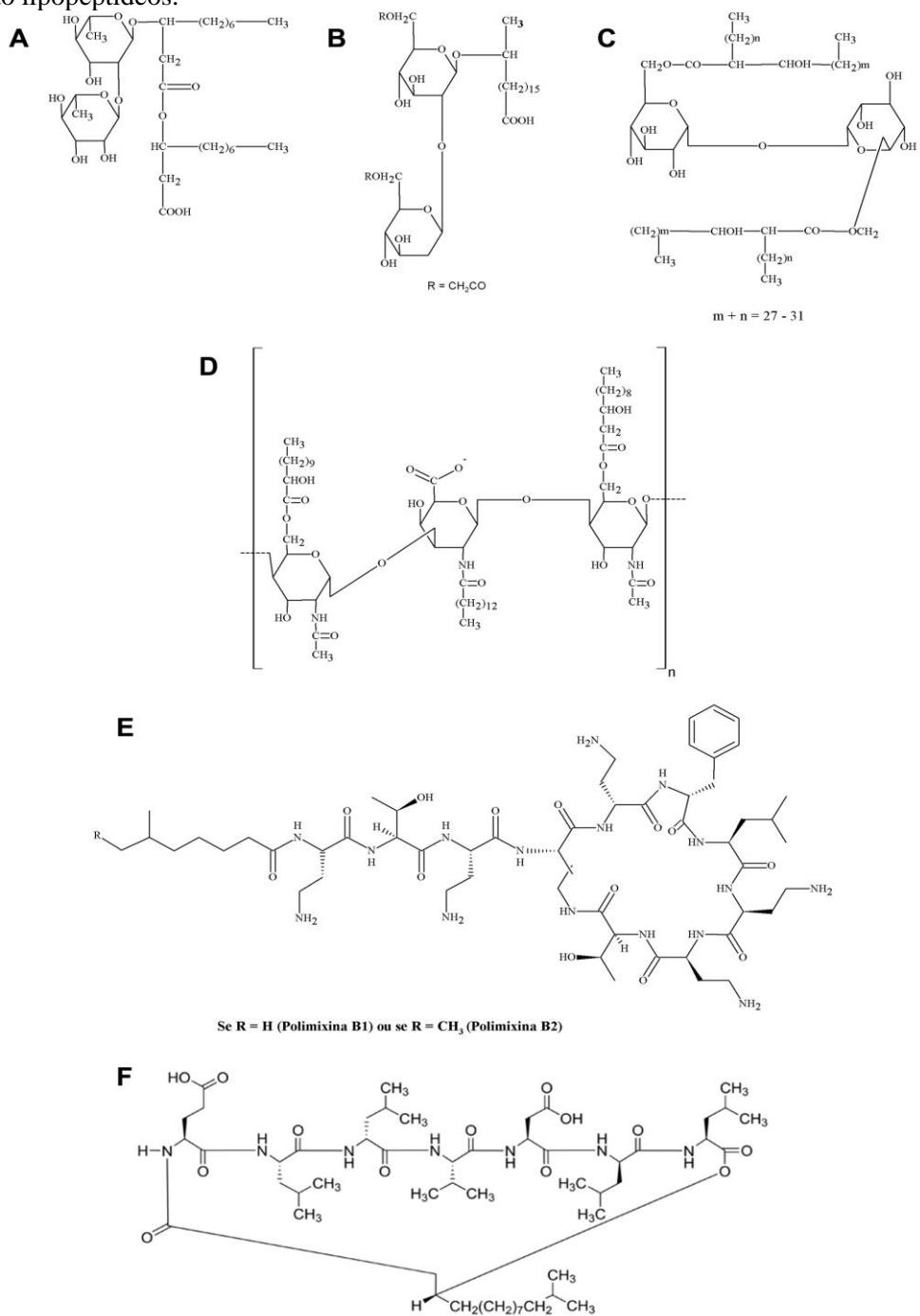
### 3.3 BIOSSURFACTANTES

Biosurfactantes são moléculas anfipáticas, constituídas por uma porção hidrofílica - composta de aminoácidos ou peptídeos, mono, di ou polissacarídeos – e outra hidrofóbica, constituída de uma cadeia hidrocarbonada de um ou mais ácidos graxos, saturados ou insaturados (OLIVERA, 2018; ALMEIDA, 2009). A figura 2 demonstra a estrutura química de alguns biosurfactantes.

Provenientes de bactérias, fungos filamentosos ou leveduras. Estes compostos são classificados de acordo com a composição química e origem microbiana (Tabela 1), nas classes de glicolipídeos, lipopeptídeos e lipoproteínas; fosfolipídeos e ácidos graxos; surfactantes poliméricos e surfactantes particulados (COLLA, COSTA, 2003; MULLIGAN, *et al.*, 2001; BOGNOLI, 1999; KOSARIC, CAIRNS, 1987).

Os glicolipídios dividem-se em trealose, soforolipídios e ramnolipídios, e estão envolvidos na assimilação de hidrocarbonetos de baixa polaridade. (COLLA, COSTA, 2003; SHAFI, KHANNA, 1995). A amostra trabalhada neste relatório refere-se ao gênero *Rhodococcus*, (Tabela 1) sendo então parte da classe de glicolipídios, do tipo trealolipídio, compostos de um dissacarídeo trealose unido a grupos de ácidos graxos, por ligação éster. São produzidos por vários micro-organismos, incluindo os gêneros de *Mycobacterium*, *Rhodococcus*, *Arthrobacter*, *Nocardia* e *Gordonia* (OLIVERA, 2018; DHANARAJAN, SEN, 2014).

**Figura 2** - Representação da fórmula estrutural dos biossurfactantes. (A) rammolípideo; (B) soforolípideos, (C) trealolípideos, (D) Emulsan, (E) polimixina e (F) surfactina. Os biossurfactantes A, B e C pertencem à classe dos glicolípideos, o biossurfactante D aos poliméricos, e os biossurfactantes E e F são lipopeptídeos.



**Fonte:** FELIPE; DIAS, (2017)

**Tabela 1** - Classificação dos biossurfactantes

<b>Classe de biossurfactante</b>	<b>Tipos</b>	<b>Exemplos de micro-organismo produtor</b>
<b>Glicolípidios</b>	Ramnolípidios	<i>Pseudomonas aeruginosa</i>
	Soforolípidios	<i>Candida bombicola</i> , <i>Torulopsis bombicola</i> , <i>Torulopsis apicola</i>
	Trealolípidios	<i>Rhodococcus erythropolis</i> , <i>Mycobacterium</i> sp.
<b>Lipopeptídios</b>	Viscosina	<i>Pseudomonas fluorescens</i>
	Surfactina	<i>Bacillus subtilis</i>
	Polimixina	<i>Bacillus polymyxa</i>
<b>Fosfolípideos, ácidos graxos e lipídeos neutros</b>	Ácidos graxos	<i>Corynebacterium lepus</i>
	Lipídios neutros	<i>Nocardia erythropolis</i> Cianobactérias
	Fosfolípidios	<i>Thiobacillus thiooxidans</i>
<b>Surfactantes poliméricos</b>	Emulsan	<i>Acinetobacter calcoaceticus</i>
	Biodispersan	<i>Acinetobacter calcoaceticus</i>
	Liposan	<i>Candida lipolytica</i>
<b>Surfactantes particulados</b>	Vesículas	<i>Acinetobacter calcoaceticus</i>

**Fonte:** Adaptado de: Nitschke; Pastore (2002); Winterburn; Martin (2012)

Biosurfactantes da classe glicolipídeos são amplamente utilizados em tecnologias de biorremediação e bioflotação mineral, devido à disponibilidade de hidrocarbonetos (OLIVERA, 2018; DHANARAJAN, SEN, 2014). As propriedades dos biosurfactantes os tornam vantajosos sobre os surfactantes químicos em inúmeras aplicações. A Tabela 2 mostra um resumo de algumas funções e aplicações.

**Tabela 2** - Algumas funções, aplicações e características dos biossurfactantes

FUNÇÕES	APLICAÇÕES	CARACTERÍSTICAS
<b>Emulsionantes e dispersantes</b>	Cosméticos, tintas, biorremediação, óleos, alimentos	Adequado HLB (Balanço hidrofílico-lipofílico) e segurança ambiental
<b>Solubilizantes</b>	Produtos farmacêuticos e de higiene	Biocompatibilidade e baixa toxicidade
<b>Agentes molhantes e penetrantes</b>	Produtos farmacêuticos, têxteis e tintas	Biocompatibilidade e baixa toxicidade
<b>Detergentes</b>	Produtos de limpeza, agricultura	baixa cmc; biodegradabilidade e estabilidade em condições extremas de pH e salinidade
<b>Agentes espumantes</b>	Produtos de higiene, cosméticos e flotação de minério	Biocompatibilidade, baixa toxicidade, flotação mineral e segurança ambiental
<b>Sequestrantes de metais</b>	Mineração	Flotação mineral
<b>Formadores de vesículas</b>	Cosméticos e sistemas de liberação de drogas	Biocompatibilidade e segurança ambiental
<b>Fator de crescimento microbiano</b>	Tratamento de resíduos oleosos	Estabilidade química; adsorção de superfícies
<b>Demulsificantes</b>	Tratamentos de resíduos recuperação de petróleo	Estabilidade química; adsorção de superfícies
<b>Redutores de viscosidade</b>	Transporte em tubulações, oleodutos	Estabilidade química; adsorção de superfícies
<b>Dispersantes</b>	Mistura carvão-água, calcáreo-água	Biocompatibilidade e segurança ambiental
<b>Fungicida</b>	Controle biológico de fitopatogênicos	adsorção de superfícies e segurança ambiental
<b>Agente de recuperação</b>	Recuperação terciária de petróleo	Molhamento nas formações contendo petróleo; formação e estabilização de microemulsão; facilidade de quebra da emulsão após recuperação

**Fonte:** Khan *et al.*, (2015); Nitschke; Pastore, (2002).

Dentre as características apresentadas na Tabela 2, as vantagens sobre os surfactantes convencionais são:

- i) **Biodegradabilidade.** Os micro-organismos utilizam os biosurfactantes como substrato para obtenção de energia mais facilmente.
- ii) **Baixa toxicidade.** Menor probabilidade de provocar reações alérgicas.
- iii) **Maior atividade superficial e interfacial.** Menores concentrações de biosurfactantes provocam uma maior diminuição da tensão superficial devido a menor cmc (Concentração Micelar Crítica) dos biosurfactante.
- iv) **Eficácia:** Estabilidade térmica, estabilidade em valores extremos de pH, e em ambientes com elevado grau de salinidade
- v) **Economia de produção aceitável.** Possuem inúmeras aplicações e fontes diversas, provindas de substratos renováveis e resíduos agroindustriais - como soro de leite, água de maceração de milho, manipueira. Além de resíduos industriais e subprodutos, o que é de particular interesse para a produção em massa (por exemplo, para utilização em tecnologias relacionadas com o petróleo).
- vi) Capacidade de **modificação estrutural** através da engenharia genética ou técnicas bioquímicas.

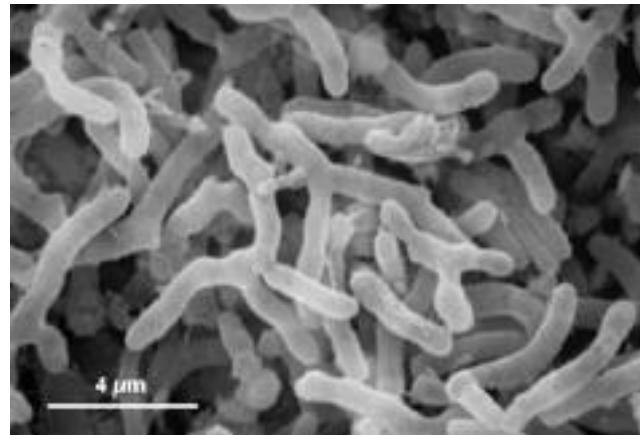
Em relação às desvantagens podemos citar os desafios associados à produção em escala comercial; baixa produtividade dos micro-organismos; perdas com contaminação, devido à produção de espuma durante o processo de produção de biosurfactante em biorreator; e as etapas de recuperação e purificação do biosurfactante, ainda onerosas e com volume de efluentes considerável. (FELIPE, DIAS, 2017; MULLIGAN *et al.*, 2014; SAHARAN, 2011; WINTERBURN, MARTIN, 2012; COLLA, COSTA, 2003; NITSCHKE, PASTORE, 2002; DAVIS *et al.*, 1999; KIM *et al.*, 1997; PRUTHI, CAMEOTRA, 1997).

### 3.4 O GÊNERO *RHODOCOCCUS*

As bactérias do gênero *Rhodococcus* pertencem ao táxon supragenérico Mycolata, o qual inclui outros gêneros como *Corynebacterium*, *Mycobacterium* e *Nocardia* (Figura 3). São gram-positivas, possuem parede celular de polissacarídeos do tipo arabinogalactana, longas ramificações de ácidos graxos e ácidos micólicos, ligados covalentemente a uma matriz de

peptideoglicana-arabinogalactana-ácido micólico, como mostra a Figura 4 (PACHECO, 2008.; SUTCLIFFE, 1998).

**Figura 3** - Micrografia eletrônica de *Rhodococcus* sp. Cepa RHA1, mostrando o crescimento por ramificações filamentosas

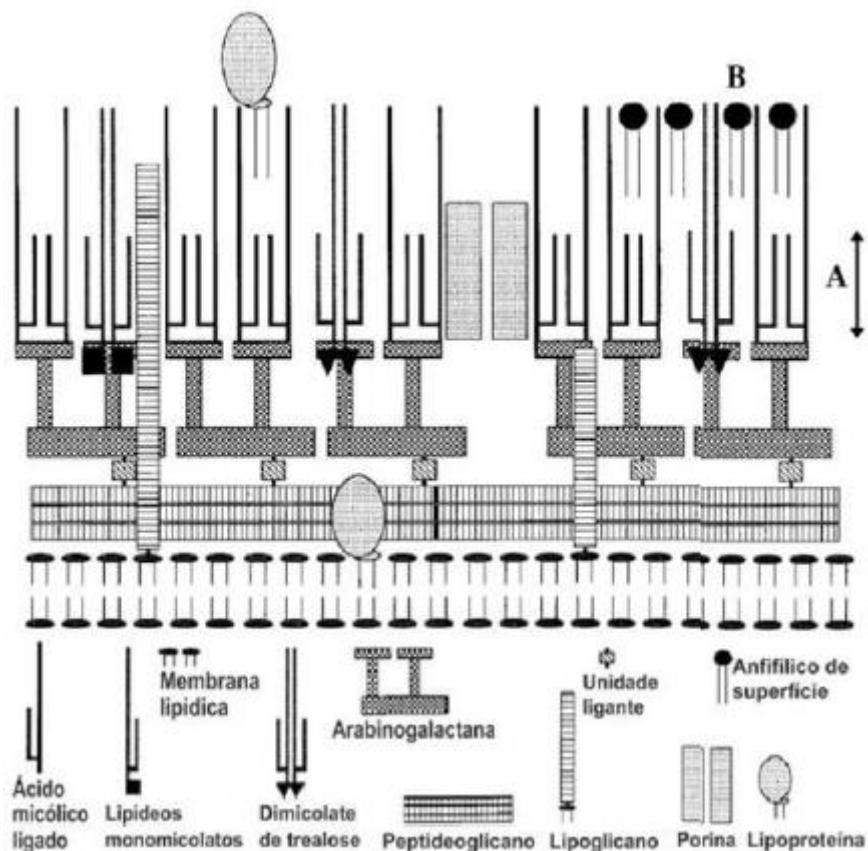


**Fonte:** Adaptado de BC Cancer Agency<sup>1</sup>

---

<sup>1</sup> Disponível em: <http://www.bcgsc.ca/project/Rhodococcus/summary>

**Figura 4** - Modelo de organização da parede celular do gênero *Rhodococcus*. (A) barreira lipídica externa formada por ácidos micólicos e (B) lipídeos anfifílicos.



**Fonte:** Oliveira (2015); Pimentel (2011) *apud* adaptado de Minnikin (1991).

Actinobactérias aeróbias, gram-positivas, com ciclo de vida alternante entre as formas cocos e bastonetes, algumas vezes mostrando projeções filamentosas (FINNERTY, 1992). Não produzem esporos, são imóveis e suas colônias apresentam aspecto mucoide (ESCH *et al.*, 1999). Podem ser encontradas em solos, rochas, águas subterrâneas, sedimentos marinhos, excretas de animais, intestinos de insetos e em plantas (HERNÁNDEZ *et al.*, 2017; PACHECO, 2008; BELL *et al.*, 1998).

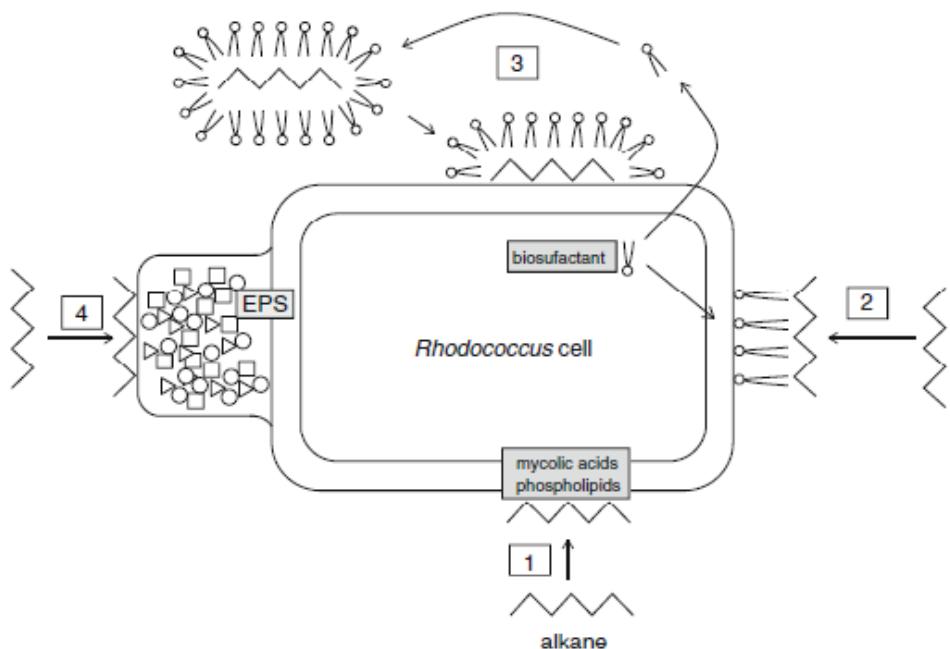
Este gênero possui uma versatilidade metabólica com capacidade de biodegradação e transformação de compostos poluentes, como hidrocarbonetos, pesticidas e outros compostos xenobióticos (MARTÍNKOVÁ *et al.*, 2009; LARKIN *et al.*, 2005; ART INTER, WARHURST, FEWSON, 1994). São candidatos a utilização em processos de biorremediação e descontaminação de solos, devido a elevada tolerância a condições de estresse. Capazes de

sintetizar e metabolizar diversos componentes, como surfactantes, óleos, esteres, polihidroxialcanoatos, glicogênio e polifosfato (ANDERSON *et al.*, 1995; ALVAREZ *et al.*, 1997; ALVAREZ, 2003; HERNÁNDEZ *et al.*, 2008; 2017). Dentre as espécies de *Rhodococcus*, as apontadas como produtoras de biossurfactante estão *R. erythropolis*, *R. ruber*, *R. opacus* e *R. rhodochrous*. (PACHECO, 2008).

As vias do metabolismo central deste gênero de micro-organismo são altamente conservadas, contudo cada espécie adota uma configuração metabólica específica. Neste contexto as vias produzem energia e metabólitos intermediários, não somente em períodos de crescimento, mas também quando as condições ambientais tornam as células metabolicamente ativas. Sob condições de estresse há aparente metabolismo de compostos de reserva podendo transformar diferentes hidrocarbonetos em lipídeos, e estes são utilizados como carbono e energia para manter a viabilidade da célula (HERNÁNDEZ *et al.*, 2008; 2017; 2019; ALVAREZ 2003; ALVAREZ *et al.*, 1997; ANDERSON *et al.*, 1995). Estas reservas podem gerar metabólitos secundários explorados biotecnologicamente, nos setores farmacêutico, ambiental, químico e de energia (PIMENTEL, 2011).

Os lipídeos de trealose, composição dos biossurfactantes, são parte da parede celular das espécies de *Rhodococcus*, e produzidos na superfície ativa durante o crescimento em meio de cultura rico em cadeias longas de n-alcanos. A liberação de biossurfactante, a partir da biossíntese de trealose, pode ser observada na Figura 5.

**Figura 5** - Mecanismo da célula de *Rhodococcus sp.* em contato com alcanos. Legenda: (1) (2) O contato proporciona hidrofobicidade da membrana devido a mudanças na composição dos ácidos micólicos e fosfolipídeos; (3) tais mudanças permitem a excreção de biossurfactantes devido a emulsificação de moléculas de n-alcanos; (4) Produção de substâncias Poliméricas Extracelulares (EPS).



**Fonte:** Cappelletti *et al.* (2019).

A proposta deste trabalho é a elucidação das rotas metabólicas para a possível produção de biossurfactante, como metabólito da bactéria *Rhodococcus opacus*, visando a aplicação como biorreagente na flotação de minério de ferro. Etapa possível graças ao uso de espécies microbianas como reagentes de flotação na separação seletiva de sistemas minerais, caracterizados pelo sistema hematita-quartzo (MESQUITA *et al.*, 2003)

Esta dissertação possui formato de relatório técnico intitulado “Categorização Funcional de Proteínas de um Cultivo Biológico da Bactéria *Rhodococcus Opacus*”.

## 4 MATERIAIS E MÉTODOS

### 4.1 CULTIVO E CRESCIMENTO DA BACTÉRIA RHODOCOCCUS OPACUS

A bactéria *Rhodococcus opacus* foi fornecida pela Coleção Brasileira de Micro-organismos de Ambiente e Indústria – CBMAI – UNICAMP.

Fez-se a propagação das bactérias em meio sólido utilizando placas de Petri, mantidas em refrigerador a 2°C. Para a propagação (em meio sólido) e crescimento (em meio líquido)

das células de *Rhodococcus opacus*, o meio de cultura TSA (Ágar Triptona Soja) e TSB (Caldo Triptona Soja) foi empregado.

O procedimento de inoculação do micro-organismo foi realizado em capela de fluxo laminar previamente esterilizada com lâmpada germicida de luz ultravioleta para evitar contaminação microbiana.

A partir das placas de Petri foi realizado um subcultivo em meio líquido, utilizando frascos Erlenmeyer de 500 ml. Esses frascos foram levados a um *shaker* rotatório (CIENTEC CT-712) durante 144 horas, a uma temperatura de 28°C e 150 rpm, para atingir o crescimento máximo do micro-organismo e realizarem seus processos metabólicos. O cultivo bacteriano foi liofilizado e enviado para o Instituto Tecnológico Vale, localizado em Belém-Pará, para então serem realizadas as etapas de análise das proteínas presentes, e dos mapas metabólicos relacionados.

As amostras de biorreagente para flotação foram denominadas:

BS1: Biosurfactante 1

BS2: Biosurfactante 2

CB1: Cultivo Bacteriano (*Rhodococcus. opacus*) 1

CB2: Cultivo Bacteriano (*Rhodococcus. opacus*) 2

#### 4.2 EXTRAÇÃO DE PROTEÍNAS

A extração da amostra de cultivo biológico foi realizada utilizando método proposto por (WANG *et al.*, 2006) adaptado, no qual foram realizadas etapas de pré-limpeza para remover contaminantes que afetam a separação (lavagem de ácido tricloro-acético /acetona) e adicionalmente remover compostos (poli)fenóis (lavagem de metanol).

Foram pesadas aproximadamente 3 g de amostra liofilizada e dispostas em falcons de 15 mL, posteriormente foi adicionado 630 µL de DTT (Ditiotreitol) (70 mM final) 10 mL de tampão contendo sacarose (1,5 M), Tris-HCL (1 M, pH 8), SDS (Dodecilsulfato de Sódio, 10%), PMSF (Fluoreto de Metilfenilsulfonil, 100 mM), PVPP (Polivinilpolipirrolidona) e H<sub>2</sub>O Ultra Pura, seguido da adição de 10 µL de inibidor de proteases (Protease Inhibitor cocktail - P8340 Sigma-Aldrich) e repouso em temperatura ambiente por 10 minutos.

As amostras foram submetidas à sonicação por seis repetições de 30 segundos, com potência de em torno de 80W e intervalos de aproximadamente 30 – 60 segundos, no gelo,

evitando o aquecimento. Em sequência, a amostra contida em cada falcon foi dividida em oito eppendorfs (epp) de 2 mL, transferindo aproximadamente 1000 µL da amostra em cada epp, e adicionados 700 µL de fenol em cada epp.

As amostras foram homogeneizadas durante 15 minutos em um vortex, em seguida centrifugadas por sete minutos, a 14000 rpm à temperatura de 4°C, para que houvesse a separação da fase fenólica, a qual foi transferida para um epp novo. O processo de centrifugação foi repetido para que fossem eliminados quaisquer resíduos da fase aquosa ou de SDS. Foi então transferido 700 µL do sobrenadante para um novo epp e adicionado outros 700 µL de acetato de amônia em metanol, para a precipitação das proteínas, as amostras foram vortexadas rapidamente apenas para misturá-las e armazenadas à -80°C overnight.

Para a limpeza, as amostras foram submetidas a repetidas etapas de lavagem. Inicialmente centrifugadas por 20 minutos, a 14000 rpm a temperatura de 4°C, todo o líquido foi descartado, e adicionou-se 1500 µL de acetona 80% gelada; o líquido foi continuamente homogeneizado com auxílio de uma pipeta até o pellet se dissolver, nesta etapa todos os pellets foram unidos em um epp, em seguida este epp foi vortexado e o líquido descartado, este processo foi repetido três vezes. Foi adicionado 1500 µL de etanol 70% gelado e os tubos epp centrifugados por 7 minutos, a 14000 rpm a temperatura de 4 C. Todo o líquido foi descartado e as amostras foram deixadas para secar por 30 minutos. Após secas, foram adicionadas 50µL de *RapiGest* SF 0,2% em cada amostra, pipetando repetidamente até a dissolução do pellet. Em seguida foi realizada a quantificação das proteínas através do Quibit 2.0 (Invitrogen).

#### 4.3 DIGESTÃO DAS PROTEÍNAS

A digestão de proteínas foi realizada utilizando 50 µg de proteína de cada amostra, para um volume final de 150 µL por epp, este volume foi padronizado utilizando *RapiGest* SF 0,1%. O preparo da digestão foi realizado inicialmente com a redução de proteínas com Ditiotreitol (DTT, 5 mM), incubando-as por 25 minutos a 56°C; em seguida realizou-se a alquilação com a adição de Iodoacetamida (IAA, 14 mM), incubadas por 30 minutos em temperatura ambiente e protegido da luz.

Posteriormente, ocorre a etapa de remoção de IAA residual, adicionando novamente DTT 5mM, com incubação de 15 minutos em temperatura ambiente, protegido da luz. As

amostras foram diluídas em 1:5 de bicarbonato de amônio 50 mM, seguida pela adição de CaCl<sub>2</sub> 1 mM. O tratamento foi realizado com tripsina (20 ng/µL<sup>-1</sup>) por 16 horas à 37°C, a 200rpm.

Para interromper a reação enzimática, adicionou-se ácido trifluoacético (TFA) na concentração final de 0,4% do volume das amostras. O pH foi verificado em 2 e em seguida as amostras foram vortexadas e incubadas a 37°C por 90 minutos. Após as amostras foram centrifugadas a 14000 rpm, em temperatura de 6°C por 30 minutos e o sobrenadante transferido para o vial. O pH das amostras foi ajustado para 10 a partir da adição de 5 µL de 1 N NH<sub>4</sub>OH.

As amostras BS1 e BS2 foram refeitas, e quantificadas no vial com volume de 120µL. Neste caso, não foi utilizada a quantificação com a complementação do reagente *RapiGest* SF 01%. As amostras CB1, CB2, foram quantificadas no vial com volume de aproximadamente 100 µL, e utilizando 1 µL de amostra.

A partir dos resultados da quantificação de proteínas, o cultivo biológico 1 foi escolhido para a análise do proteoma, pois é o tratamento ideal para avaliar a fisiologia do micro-organismo.

#### 4.4 CROMATOGRAFIA LÍQUIDA BIDIMENSIONAL ACOPLADA A ESPECTROMETRIA DE MASSA

Foi utilizado o cromatógrafo Nano Acquity UPLC (Waters), configurado para um fracionamento em duas dimensões. Para a primeira dimensão foi utilizada uma coluna analítica de 5 µm XBridge BEH130 C18 (300 µm x 50 mm) em um fluxo de 2 µL por minuto. A segunda dimensão foi montada com uma coluna trap C18,5 µm (180 µm x 20 mm) e uma coluna analítica 1.7 µm BEH130 C18 µm (100 µm x 100 mm) em um fluxo de 400 nLmin.<sup>-1</sup>. A amostra foi separada em cinco frações a partir de um gradiente de 10.8, 14.0, 16.7, 20.4, e 65.0% de Acetonitrila (ACN).

O cromatógrafo foi acoplado diretamente a um espectrômetro de massas ESI-Q-ToF Synapt G2S (Waters) configurado para operar em modo positivo, e fragmentação contínua (MSE) com a energia de colisão oscilando entre 5 a 40 eV. Foram adquiridos espectros de massas dentro da faixa de 50 a 1200 Da, com scan de 0,5 segundos e um intervalo entre scans de 0,1 segundos. A largura do pico e resolução dos espectros de massas foram configurados

no modo automático. O peptídeo (lockmass) [Glu<sup>-1</sup>] fibrinopeptídeo, de massa 785.4827 Da e cargas +2, foi utilizado como referência e lido a cada 30 segundos (segundo configurações do lockmass spray).

#### 4.5 BIOINFORMÁTICA

Os dados brutos oriundos da espectrometria de massas foram processados no ProteinLynx Global Server 3.0.2 (Waters). Para a quantificação e identificação de proteínas foi utilizada a plataforma Mascot (PERKINS *et al.*, 1999). Para tal faz-se necessário um banco de dados, neste caso o proteoma de *Rhodococcus opcaus* depositado no NCBI.

A análise funcional e enzimática das proteínas identificadas foi realizada utilizando a plataforma Unipept (<https://unipept.ugent.be/>) (MESUERE *et al.*, 2015). Foi utilizado como arquivo de entrada uma lista contendo as sequências dos peptídeos identificados com mais de 95% de certeza. O algoritmo retorna quais enzimas estão presentes na amostra, além da ontologia genética (gene ontology), dividida em três categorias: i) processos biológicos; ii) componente celular; e iii) função molecular. A plataforma KEEG (Enciclopédia de Genes e Genoma de Kioto) (KANEHISA *et al.*, 2018) foi utilizada para o mapeamento das enzimas em rotas metabólicas baseado na sequência completa das proteínas.

## 5 RESULTADOS E DISCUSSÃO

### 5.1 QUANTIFICAÇÃO E DISTRIBUIÇÃO DE PROTEÍNAS

A partir da análise da amostra de cultivo biológico da bactéria *Rhodococcus opacus* foram identificadas 991 proteínas (Anexo B). Estas proteínas foram analisadas na plataforma KEEG e identificadas conforme suas funções no metabolismo bacteriano (Tabela 4). Um total 761 proteínas foram mapeadas em rotas metabólicas. Neste trabalho, as vias do metabolismo de carboidratos foram ressaltadas devido ao conhecimento de o número de n-alcanos influenciar diretamente na composição da parede celular das bactérias do gênero *Rhodococcus*, na constituição de ácido micólico, assim como no metabolismo energético das células. No metabolismo do amido e sacarose foram identificadas 26 proteínas, entre as reações envolvidas neste metabolismo, está a responsável pela produção do composto trealose, um glicolipídeo que unido ao ácido micólico e à glicoproteína arabinogalactana formam o esqueleto da parede celular. Os processos metabólicos destacados no metabolismo dos lipídeos, também estão relacionados à produção de trealose; a biossíntese de ácidos graxos – relacionada à biossíntese de ácido micólico - e dos componentes da membrana.

**Tabela 3** - Número de proteínas identificadas no metabolismo da bactéria *Rhodococcus opacus*

METABOLISMO	DESCRIÇÃO	Nº DE PROTEÍNAS
MAPAS GERAIS	Rotas metabólicas	761
	Biossíntese de metabólitos secundários	261
	Metabolismo microbiano em diversos ambientes	276
	Biossíntese de antibióticos	186
	Metabolismo do carbono	97
	Metabolismo do ácido 2-Oxocarboxílico	24
	Metabolismo de ácidos graxos	22
	Biossíntese de aminoácidos	102
	Degradação de compostos aromáticos	46

Continuação...

<b>METABOLISMO DOS CARBOIDRATOS</b>	*Glicólise/ Gliconeogênese	32
	*Ciclo do Citrato (Ciclo TCA)	24
	*Via Pentose Fosfato	24
	Inter conversões Pentose e glucoronato	10
	*Metabolismo da frutose e manose	19
	*Metabolismo da galactose	16
	Metabolismo do ascorbato e aldarato	6
	***Metabolismo do amido e sacarose	26
	*Metabolismo de açúcares amino e nucleotídeos	29
	*Metabolismo do piruvato	37
	*Metabolismo do glioxilato e dicarboxilato	33
	*Metabolismo do propanoato	32
	*Metabolismo do butanoato	33
	Metabolismo do ácido dibásico ramificado em C5	9
	Metabolismo do fosfato inositol	10
<b>METABOLISMO ENERGÉTICO</b>	*Fosforilação oxidativa	40
	Fotossíntese	8
	Fixação do carbono em organismos fotossintetizantes	11
	Vias de fixação do carbono em procariotos	27
	Metabolismo do metano	32
	Metabolismo do nitrogênio	15
	Metabolismo do enxofre	23
<b>METABOLISMO DE LIPÍDEOS</b>	*Biossíntese de ácidos graxos	9
	*Degradção de ácidos graxos	19
	Síntese e degradação de corpos cetonados	6
	Biossíntese de esteroide	1
	Biossíntese de ácido primário de bile	1
	Biossíntese de hormônio esteroide	3
	*Metabolismo de glicerolipídeos	13
	*Metabolismo de glicerofosfolipídeos	15
	Metabolismo de éter lipídico	2
	Metabolismo de esfingolipídeos	3
	Metabolismo de ácido aracnoide	1
	Metabolismo de ácido alfa-linoléico	2
	Biossíntese de ácidos graxos insaturados	6

Continuação...

<b>METABOLISMO DE NUCLEOTÍDEOS</b>	Metabolismo da purina	55
	Metabolismo da pirimidina	28
<b>METABOLISMO DE AMINOÁCIDOS</b>	Metabolismo de alanina, aspartato e glutamato	29
	Metabolismo de glicina, serina e treonina	38
	Metabolismo de cisteína e metionina	27
	Degradação de valina, leucina e isoleucina	26
	Biossíntese de valina, leucina e isoleucina	11
	Biossíntese de lisina	13
	Degradação de lisina	13
	Biossíntese de arginina	24
	Metabolismo de arginina e prolina	25
	Metabolismo de histidina	20
	Metabolismo de tirosina	21
	Metabolismo de fenilalanina	29
	Metabolismo de triptofano	16
	Biossíntese de fenilalanina, tirosina e triptofano	20

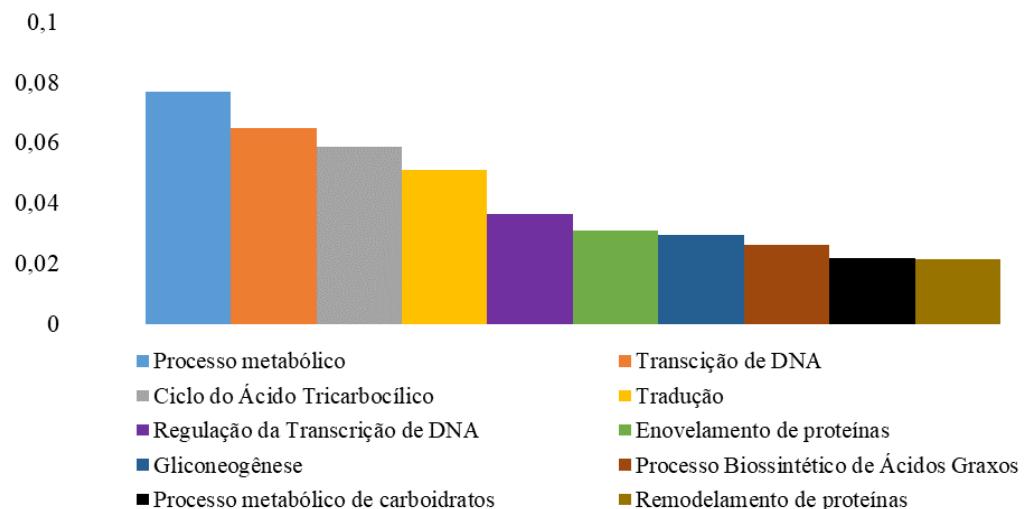
Legenda: \*: destaque para as vias metabólicas ligadas à produção de biossurfactante; \*\*\*: Via metabólica onde é possível a produção de Trealose

Fonte: KEGG

## 5.2 CATEGORIZAÇÃO FUNCIONAL

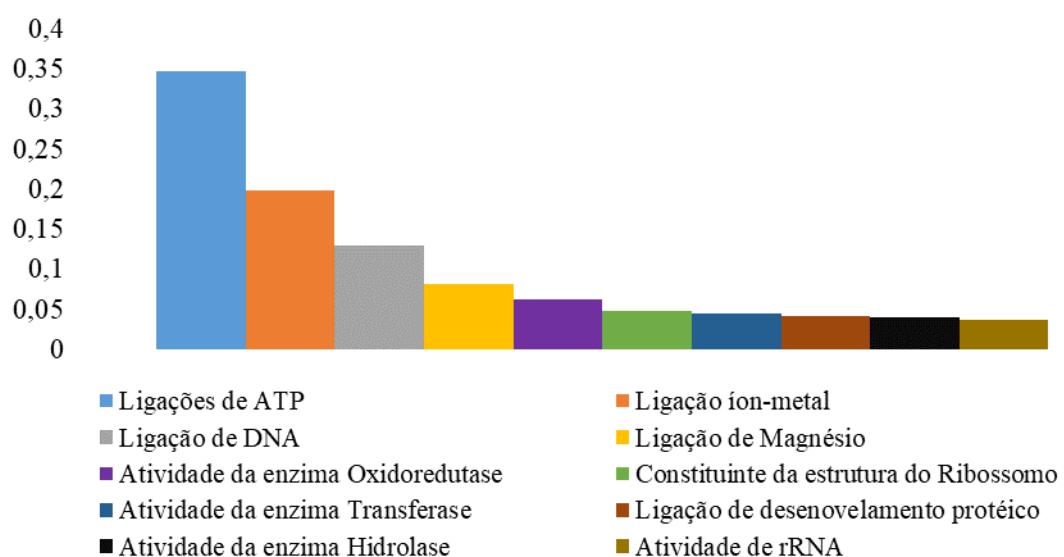
A ferramenta Unipept foi utilizada para obter informações funcionais da bactéria *Rhodococcus opacus*. Para tal, as sequências dos peptídeos identificados foram inseridas na plataforma, gerando dados de Ontologia Genética (gene ontology). Definida como funções gênicas relacionadas umas às outras, e divididas em três aspectos: processo biológico (os processos maiores, ou 'programas biológicos' realizados por múltiplas atividades moleculares) (Figura 6); função molecular (atividades de nível molecular realizadas por produtos genéticos) (Figura 7), e componentes celulares (as localizações relativas a estruturas celulares nas quais um produto gênico desempenha uma função) (Figura 8) (ASHBURNER *et al.*, 2000).

**Figura 6** - Processos Biológicos mapeados a partir do proteoma da bactéria *Rhodococcus opacus*. Ranking dos 10 processos com maior número de proteínas identificadas.



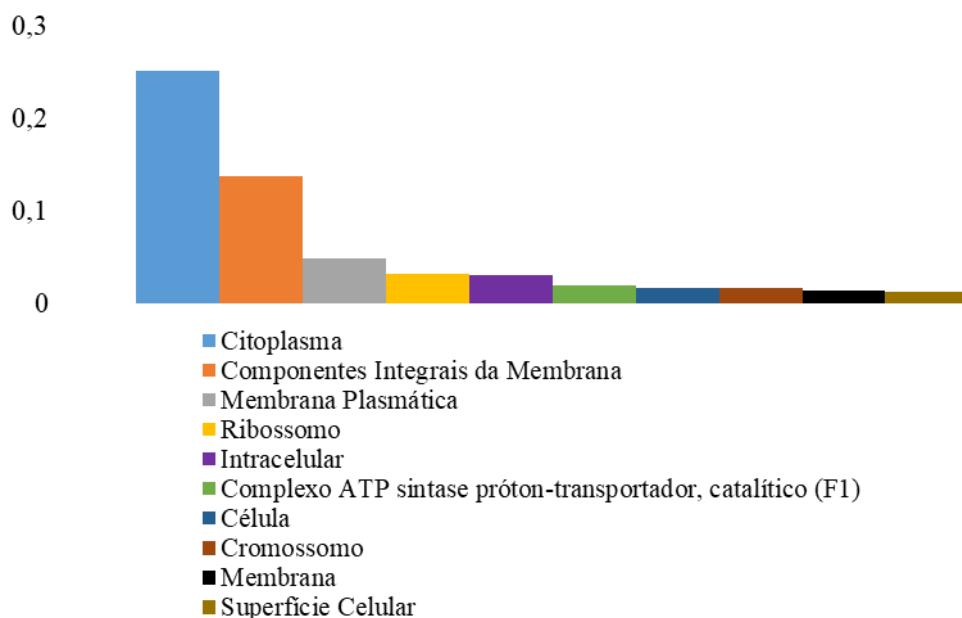
**Fonte:** Unipept

**Figura 7** - Função molecular da bactéria *Rhodococcus opacus*. Rancking dos top 10, no qual podemos destacar atividade das enzimas transferase, hidrolase e oxidoredutase.



**Fonte:** Unipept

**Figura 8** - Componentes celulares presentes na bactéria *Rhodococcus opacus*. Destaque para o número de peptídeos relacionados à constituição do citoplasma, componentes da membrana e da superfície celular.



**Fonte:**Unipept

Os peptídeos identificados foram agrupados nas três categorias, como demonstrado na figura acima. Na análise das 10 funções mais abundantes, a “ligação de ATP” foi a melhor representada (1369 sequências), seguida de “ligação a íons metálicos” (781 sequências) e “ligação de DNA” e (512 sequências). Juntas, essas categorias representam o equivalente a 67,5% dos peptídeos detectados em todo o experimento. Infere-se que a maioria dos peptídeos estão envolvidos na produção de energia e expressão gênica. Sabe-se que este gênero de bactérias está fortemente associado a resistência da toxicidade de metaloides, devido a algumas alterações como mudanças na permeabilidade da membrana, sequestro intracelular de metais e oxiâniions, mutações e mecanismos de reparo do DNA (PRESENTATO *et al.*, 2019) As funções relacionadas a atividade da hidrolase e da transferase podem associar-se à produção e liberação de biossurfactantes, visto que possivelmente estão envolvidas nas vias metabólicas do mesmo. Foram identificadas nos peptídeos relacionados à enzima hidrolase a atividade de catálise transmembrana podendo relacionar-se com a liberação de biossurfactantes para o citoplasma; além de enzimas associadas a ligações de ésteres, constituintes da estrutura química da trealose.

A partir dos componentes celulares verifica-se a provável localização da proteína. Das 109 categorias presentes, aquelas observadas com a maioria dos peptídeos identificados estão presentes no citoplasma (997) e formando as proteínas de membrana (547), o que pode estar relacionado à produção de gliconconjungados de ácido micólico, os quais são constituintes da parede celular do gênero *Rhodococcus* (RYLL *et al.*, 2001).

Dentre os 430 processos biológicos detectados, as categorias de maior destaque relacionadas à possível produção de biossurfactantes, são o ciclo do ácido Tricarboxílico (TCA) (232 sequências); este pode produzir substratos finais como citrato, succíato e acetato, os quais auxiliam no fracionamento de ácidos graxos componentes de Tiacilgliceróis (TGA) (ALVAREZ; STEINBÜCHEL, 2019). O processo biológico para a biossíntese de ácidos graxos, apresentou 104 sequências. Há forte relação com a constituição da parede celular de *Rhodococcus*, pois são carreadores de ácido micólico durante a biossíntese da parede celular. Os processos de gliconeogênese (117) e metabolismo de carboidratos (87) podem relacionar-se à biossíntese de TAG, pois são produzidos a partir de diversas fontes de carbono (ALVAREZ; STEINBÜCHEL, 2019).

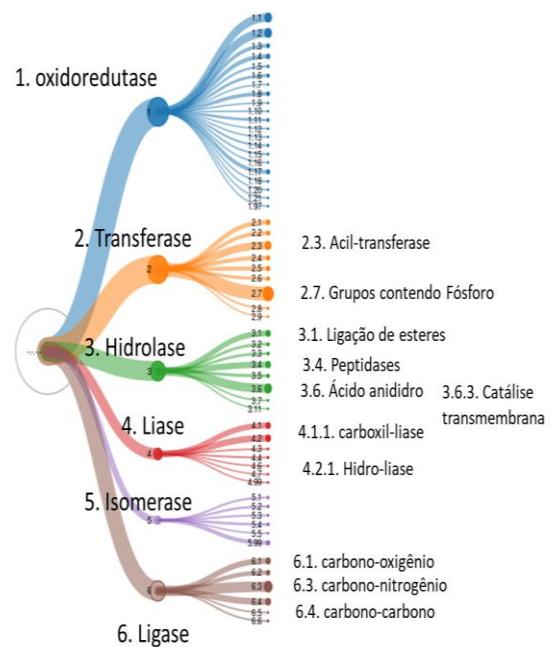
### 5.3 ENZIMAS

As reações bioquímicas são catalisadas por enzimas, sendo então caracterizadas como indicadores de atividade biológica (ALKORTA *et al.*, 2003). As enzimas são divididas em seis grupos: oxirreduases, hidrolases, transferases, liases, isomerases e ligases. Cada grupo possui subgrupos que determinam a classe, o número de códigos e o tipo de reação catalisada, tais parâmetros foram determinados de acordo com a Comissão de Enzimas da União Internacional de Bioquímica e Biologia Molecular.

Os peptídeos analisados geraram números EC (Números de Classificação Enzimática) indicando a presença de 3097 peptídeos relacionados a enzimas do gênero *Rhodococcus*. Destes, 977 são relativos à oxireduases; 955 às transferases, das quais 442 são transferases relativas a grupos contendo fósforo e 221 a acil-transferase (Figura 9). Na classe das hidrolases, 657 peptídeos foram identificados, dos quais 264 atuam como ácidos anidridos, sendo 125 relacionados à catálise do movimento de substâncias transmembranas, como por exemplo os biossurfactante; 168 como pepditases e 150 atuando nas ligações esteres. Na classe liase foram identificados 359 peptídeos, dos quais 117 são carboxil-liases e 164 são

hidro-liases. A classe de isomerases apresentou 218 peptídeos, foi a classe menos representada. Os últimos 672 peptídeos foram identificados na classe ligase, caracterizada pela formação de ligações carbono-nitrogênio, carbono-oxigênio e carbono-carbono.

**Figura 9** - Árvore taxonômica enzimática. Apresentação das 6 classes de enzimas e dos peptídeos relacionados a enzimas do gênero *Rhodococcus*



**Fonte:**Unipept

As classes mais expressivas de enzimas identificadas, demonstram intensa demanda energética. Visto o número de enzimas relacionadas à produção de compostos fosfatados, como as nucleotidiltransferases - enzimas transferase de grupos contendo fósforo, que por exemplo, são substituintes de ácidos nucleotídicos. No metabolismo podem atuar na adenililação ou uridililação, permitindo a ativação ou inativação de uma enzima ou alteração de sua especificidade, isto pode levar a regulação de atividades enzimáticas, de forma que somente os compostos necessários sejam produzidos (VOET *et al.*, 2008). A classe de oxidoredutases está envolvida com o metabolismo energético da bactéria, atuando nas etapas de respiração celular, cadeia transportadora de elétrons.

## 5.4 IDENTIFICAÇÃO DE PROTEÍNAS NO METABOLISMO BACTERIANO

Metabolismo é a soma de processos químicos e físicos que ocorrem dentro de um organismo vivo. A obtenção de energia ocorre através da oxidação de moléculas orgânicas e o metabolismo destas moléculas (carboidratos, lipídeos e proteínas) fornecendo a energia (adenosina trifosfato - ATP) necessária para as bactérias desenvolverem suas funções vitais.

As vias metabólicas são uma série de reações químicas, nas quais o produto de uma reação serve de substrato para uma próxima, e são catalisadas por enzimas. Com auxílio da ferramenta KEGG obteve-se o número de proteínas identificadas nas rotas metabólicas da bactéria *Rhodococcus* (Tabela 4). Na aba de metabolismo dos carboidratos, destaca-se o metabolismo do amido e sacarose no qual se realiza a conversão de glicose em trealose, composto constituinte da parede celular de *Rhodococcus* e carreador de ácido micólico (OLIVEIRA, 2015) (Figura 4). Com o auxílio da ferramenta KEGG PATHWAY foi possível verificar o número de rotas metabólicas presentes na bactéria em questão (Tabela 5), assim como o número de proteínas em cada via.

**Tabela 4** - Lista de mapas metabólicos presentes na bactéria *Rhodococcus opacus*. A bactéria apresentou correlação à cepa *Rhodococcus opacus* B4

MAPA METABÓLICO	Nº DE PROTEINAS
Vias metabólicas	19
Metabolismo microbiano em diversos ecossistemas	7
Biossíntese de metabólitos secundários	7
Biossíntese de antibióticos	6
Metabolismo do nitrogênio	5
Metabolismo da Arginina e Prolina	5
Metabolismo do carbono	4
Metabolismo do metano	3
Metabolismo de Glicerofosfolipídeos	2
Metabolismo do Glioxilato e Dicarboxilato	2
Metabolismo da alanina, aspartato e glutamina	2
Degradação de lisina	2
Metabolismo do triptofano	2
Degradação de ácidos graxos	2
Degradação de benzoato	2
Ciclo do Ácido Tricarboxílico (Ciclo TCA)	1

Continuação...

Degradação de cloroalcano e cloroalqueno	1
Biossíntese de terpenóides	1
Biossíntese de arginina	1
Metabolismo do piruvato	1
Metabolismo da fenilalanina	1
Metabolismo da riboflavina	1

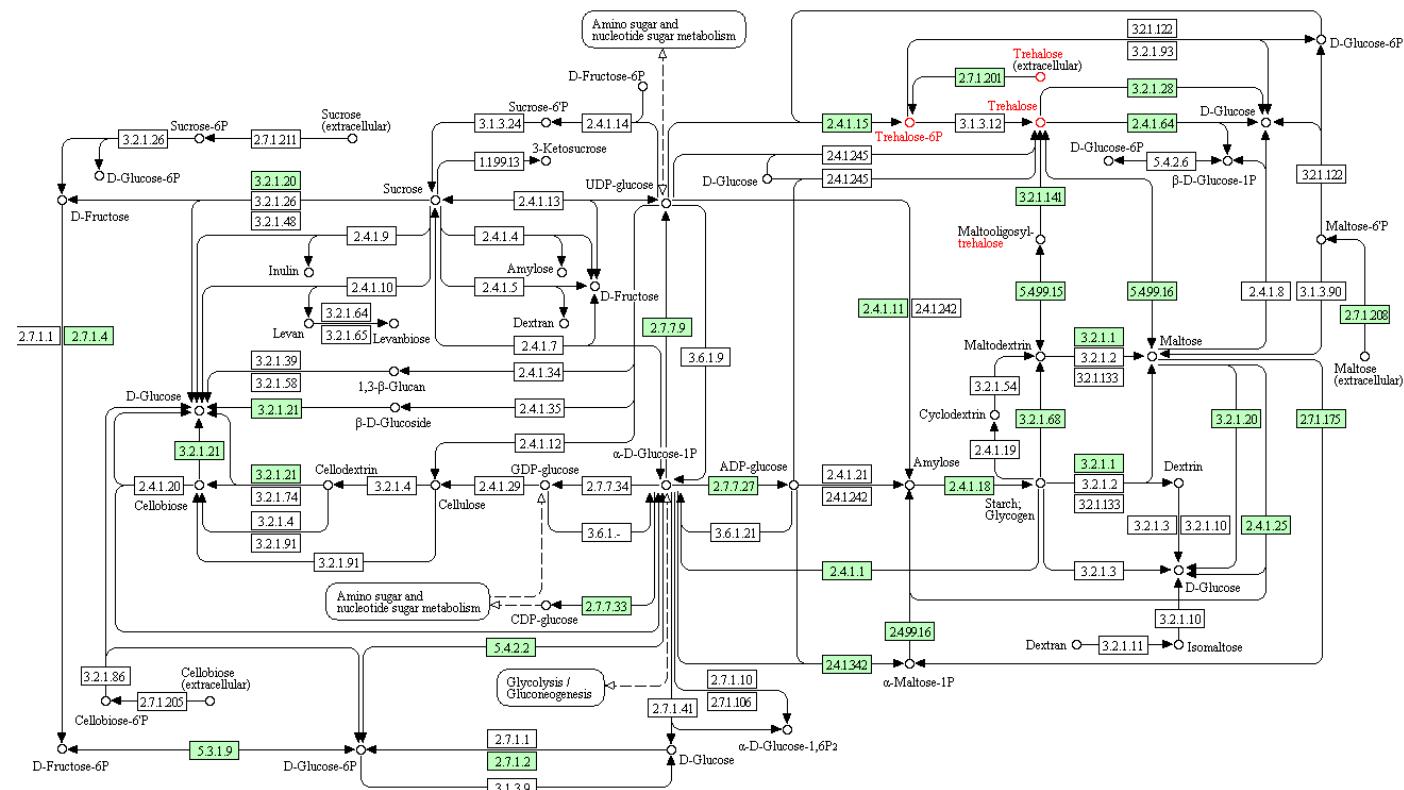
**Fonte:** KEGG PATHWAY

## 5.5 ROTA METABÓLICA DA BIOSSÍNTSE DE TREALOSE

Existem quatro rotas até então conhecidas para a biossíntese de trealose: (1) a via induzida por TerYZ – produz trealose a partir de glicogênio (MARUTA *et al.*, 1995); (2) a rota TreS- converte maltose em trealose (TSUSAKI *et al.*, 1996, 1997); (3) a formação de trealose por glicosiltransferase (QU *et al.*, 2004); e (4) a via OtsAB – converte glicose e/ou glicose-6-fosfato em trealose (ELBEIN *et al.*, 2003), segundo (MURPHY *et al.*, 2005) é considerada a via mais importante (Figura 10).

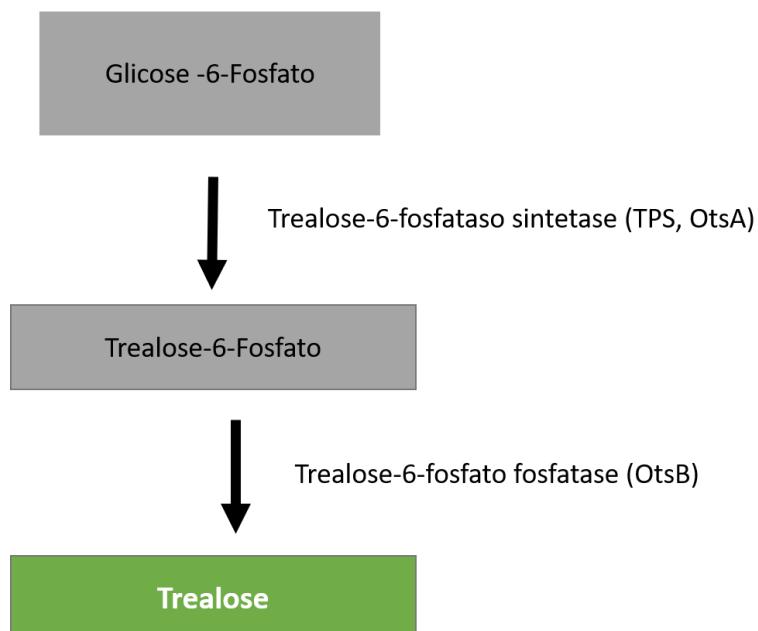
Nesta via, a Trealose-6-Fosfato Sintetase (TPS, OtsA) catalisa a formação de trealose-6-fosfato. Seguido da Trealose-6-Fosfato Fosfatase (OtsB) catalizando a desfosforilação para trealose, podemos observar esses passos na Figura 11. TPS também pode se envolver na biossíntese de trealose contendo glicolipídeos, importates constituintes do grupo Mycolata, onde o gênero *Rhodococcus* está incluso (TISCHLER *et al.*, 2013; KRETSCHMER; WAGNER, 1983; ASSELINEAU; LAN\_EELLE, 1998; SUTCLIFFE, 1998; SHIMAKATA; MINATOGAWA, 2000; MINNIKIN *et al.*, 2002).

**Figura 10** - Rota metabólica de biossíntese de Trealose. É possível confirmar as etapas de biossíntese da trealose, partindo da desfosforilação de componentes n-alcanos unidos a nucleotídeos glicosil. Os quadros em verde indicam as enzimas presentes nas etapas de biossíntese da trealose.



**Fonte:**KEGG

**Figura 11 - Rota metabólica da biossíntese de Trealose em *Rhodococcus***



**Fonte:** SARAIVA, 2019

## 6 CONCLUSÕES E RECOMENDAÇÕES

O metabolismo do amido e da sacarose foi bem representado no proteoma de *Rhodococcus*, com destaque na biossíntese da trealose. Este composto constituinte da parede celular das bactérias do gênero *Rhodococcus*, atua como carreadora de ácido micólico; unidos facilitam a adsorção de metais, atuando assim na flotação mineral, ou seja, como bio surfactante.

O agrupamento dos peptídeos em categorias da análise de Gene Ontology permitiu identificar peptídeos relacionados a alterações na permeabilidade da membrana, mutações e mecanismos de reparo do DNA. As enzimas foram classificadas com destaque para hidrolases e transferases, relacionadas ao metabolismo energético e dos carboidratos.

Em relação aos componentes celulares foi possível identificar peptídeos relacionados à formação do ácido micólico, constituinte da parede celular de *Rhodococcus*. Dos peptídeos detectados nos processos biológicos, os processos de gliconeogênese e metabolismo de carboidratos podem relacionar-se à biossíntese de ácidos graxos.

A identificação da presença de enzimas e proteínas da via de produção de trealose na bactéria *Rhodococcus opacus* está provavelmente associada a produção de glicolipideos do tipo trealolípidios.

Para a produção deste componente, segundo a literatura, o meio de cultura deve estar adicionado de fontes de carbono suficientes, pois há uma relação direta entre o número de

carbonos e a quantidade de ácido micólico produzido, relacionando-se à emulsificação de moléculas de n-alcanos na parede celular de *Rhodococcus* e a consequente liberação de biossurfactante.

## 7 APLICAÇÕES POTENCIAIS

Segundo Rosário (2017) a rota biotecnológica de processamento mineral é uma alternativa atrativa sob o aspecto comercial, pois oferece baixo custo, e é ambientalmente aceita. Os bioreagentes são capazes de substituir, total ou parcialmente, certos reagentes convencionais de flotação em operações de processamento mineral, permitindo separações seletivas de minerais através de alterações na química de suas superfícies.

A bioflotação pode ser de particular importância para as indústrias de mineração e siderurgia, devido à crescente demanda global por matérias primas e o esgotamento de recursos de minérios de maior qualidade.

Segundo Niescher *et al.* (2006) há uma correlação entre a formação de biomassa (crescimento bacteriano), o consumo de n-alcanos e a formação de glicolipídeos, nos experimentos realizados com a cepa bacteriana *Rhodococcus opacus* 1CP. O consumo de substratos n-alcanos está diretamente relacionado à produção dos lipídeos de trealose, Segundo Colla e Costa (2003), nos cultivos bacterianos em batelada, o acúmulo de lipídios é favorecido quando no meio há excesso da fonte de carbono sobre outros nutrientes limitantes. Estas limitações nos levam a compreender que alterações nas proporções de nutrientes podem favorecer ao acúmulo de lipídeos de trealose.

A utilização de ferramentas moleculares, para o aumento da produção de biossurfactantes podem também ser utilizadas, visto o conhecimento da via metabólica, genes e proteínas envolvidos no processo.

Segundo Naughton *et al.* (2019) os surfactantes são amplamente utilizados na indústria do petróleo, farmacêutica, cosmética, alimentícia, na produção de ração animal, agricultura, nos processos de biorremediação, tratamentos médicos – como contra células cancerosas, tratamentos dentários e dermatológicos. A pressão social e ambiental para a utilização de substâncias biodegradáveis, deu espaço para a pesquisa e utilização de biossurfactantes, produzindo sustentabilidade a partir de recursos renováveis.

## REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

- ALMEIDA F. C. G. de. **Produção de biossurfactante por *Bacillus licheniformis* utilizando rejeito do abacaxi (*Ananas comosus L.*) como fonte renovável e de baixo custo.** Orientadora: Galba Maria de Campos Takaki, Dra. 2009. 83 f. Dissertação (Mestrado em Desenvolvimento de Processos Ambientais) – Universidade Católica de Pernambuco, Recife, 2009.
- ALVAREZ, H. M., Steinbüchel A. Biology of Triacylglycerol Accumulation by *Rhodococcus*. In: Alvarez H. (Ed). **Biology of Rhodococcus**. Charm: Springer, 2019. (Microbiology Monographs, v. 16).
- ALVAREZ H. M, KALSCHUER R., STEINBÜCHEL, A. Accumulation of storage lipids in species of *Rhodococcus* and Nocardia and effect of inhibitors and polyethylene glycol. **Fett-Lipid**, v. 99, p. 239-246, 1997.
- ALVAREZ H. M. Relationship between β-oxidation pathway and the hydrocarbon-degrading profile in actinomycetes bacteria. **Int. Biodeterior Biodegrad**, v. 52, p. 35-42, 2003.
- ANDERSON A. J. et al. Biosynthesis of poly(3-hydroxybutyrateco-3-hydroxyvalerate) in *Rhodococcus ruber*. **Can. Jour. Microbiol.** v. 41, p. 4–13, 1995.
- ASHBURNER, M. et al. Gene Ontology: tool for the unification of biology. **Nature Genetics**, v. 25, n. 1, p. 25-29, maio, 2000.
- ASSELINEAU J; LAN\_EELLE G. Mycobacterial lipids: a historical perspective. **Front. Biosci.** v. 3, p. 164-174, 1998.
- BELL, K. S.; PHILP, J. C.; AW, D. W.; CHRISTOFI, N. The genus *Rhodococcus*. **J. Appl. Microbiol.** v. 85, n. 2, p. 195-210, ago. 1998.
- BRASIL. Ministério de Minas e Energia. **Beneficiamento de Minérios**. Brasília, DF: MME, [20??]. Disponível em:  
<http://www.mme.gov.br/documents/10584/177708/Beneficiamento+de+Min%C3%A9rios/0b762ba9-35a6-4e73-9e7b-6d1e957e5d8f?version=1.0>
- BOGNOLO, G. Biosurfactants as emulsifying agents for hidrocarbons. **Colloids and Surfaces**, n. 152, p. 41-52, 1999.
- BUENO, S. M. **Bactérias produtoras de biosurfactantes: isolamento, produção, caracterização e comportamento num sistema modelo.** Orientador: Crispin Humberto Garcia-Cruz, Dr. 2008. 99 f. Tese (Doutorado em Engenharia e Ciência de Alimentos) - Departamento de Engenharia e Tecnologia de Alimentos, Instituto de Biociências, Letras e Ciências Exatas, Universidade Estadual Paulista, São José do Rio Preto, 2008.
- COLLA, L. M.; COSTA, J. A. V. Obtenção e aplicação de biosurfactantes. **Vetor**, Rio Grande, v. 13, p. 85-103, 2003.

DAVIS, D. A.; LYNCH, H. C.; VARLEY, J. The production of surfactin in batch culture by *Bacillus subtilis* ATCC 21332 is strongly influenced by the conditions of nitrogen metabolism. **Enzyme and Microbial Technology**, n. 25, p. 322-329, 1999.

DHANARAJAN, G.; SEN, R. Amphiphilic Molecules of Microbial Origin: Classification, Characteristics, Genetic Regulations, and Pathways for Biosynthesis. In: MULLIGAN, C. N.; SHARMA, S. K.; MUDHOO, A. (Eds.). **Biosurfactants: Research Trends and Applications**. [S. l.]: CRC, 2014.

DIDYK-MUCHA, A., POLOWCZYK, I., SADOWSKI, Z.; KUDELKO, J. Electrokinetic and flotation investigations of surface properties modification of magnesite and serpentinite using biosurfactants and surfactants. **Journal of Physical Science and Application**, v. 5, p. 87-95, 2015.

ELBEIN, A. D.; PAN, Y. T.; PASTUSZAK, I.; CARROLL, D. New insights on trehalose: a multifunctional molecule. **Glycobiology**, v. 13, n. 4, p. 17R-27R, jan. 2003.

ESCH, S. W.; MORTON, M. D.; WILLIAMS, T. D.; BULLER, C. S. A novem trisaccharide glycolipid biosurfactant containing trehalose bears ester-linked hexanoate, succinate, and acyloxyacyl moieties: NMR and MS characterization of the underivatized structure. **Carbohydr. Res.** v. 319, p. 112-123, 1999.

FAZAELOOOR, M. H.; KHOSHDAST, H.; RANJBAR, M. Coal flotation using a biosurfactant from *Pseudomonas aeruginosa* as a frother. **Korean J. Chem. Eng.**, v. 27, p. 1527-1531, 2010.

FELIPE, L. de O.; DIAS, S. C. Surfactantes sintéticos e biosurfactantes: vantagens e desvantagens. **Quím. nova esc.**, São Paulo, v. 39, n. 3, p. 228-236, 2017.

FINNERTY, W. R. The biology and genetics of genus *Rhodococcus*. **Ann. Rev. Microbiol.** v. 46, p. 193-218, 1992.

HERNÁNDEZ, M. A. *et al.* Central Metabolism of Species of the Genus *Rhodococcus*. In: ALVAREZ, H. (Ed). **Biology of Rhodococcus**. Springer, Cham, 2019. p 61-85. (Microbiology Monographs, vol 16)

HERNÁNDEZ, M. A.; GLEIXNER, G.; SACHSE, D.; ALVAREZ, H. M. Carbon allocation in *Rhodococcus jostii* RHA1 in response to disruption and overexpression of nlpR regulatory gene, based on <sup>13</sup>C-labeling analysis. **Front Microbiol**, v. 8, p. 1992, 2017.

HERNÁNDEZ, M. A. *et al.* Biosynthesis of storage compounds by *Rhodococcus jostii* RHA1 and global identification of genes involved in their metabolism. **BMC Genomics**, v. 9, p. 600, 2008.

KANEHISA, M. *et al.* New approach for understanding genome variations in KEGG. **Nucleic Acids Research**, p. 1-6, 2018.

KHAN, M. S. A.; SINGH, B.; CAMEOTRA, S. S. Biological Applications of Biosurfactants and Strategies to Potentiate Commercial Production. In: **BIOSURFACTANTS: Production and Utilization-Processes, Technologies, and Economics.** [S. l.]: CRC, 2015. (Surfactant Science).

KIM, H. *et. al.* Production and properties of a lipopeptide biosurfactant from *Bacillus subtilis* C9. **Journal of Fermentation and Bioengineering**, v. 84, n. 1, p. 41-46, 1997.

KOSARIC, N.; CAIRNS, W. L. **Biosurfactants and biotechnology** Apud Marcel Dekker, New York. p. 21-46 e 47-88, 1987.

KRETSCHMER, A; WAGNER, F. Characterization of biosynthetic intermediates of trehalose dicorynomycolates from *Rhodococcus erythropolis* grown on n-alkanes. **Biochim Biophys Acta**, v. 753, p. 306-313, 1983.

LARKIN, M. J.; KULAKOV, L. A.; ALLEN, C. C. Biodegradation and *Rhodococcus*-masters of catabolic versatility. **Curr Opin Biotechnol**, v. 16, p. 282-290, 2005.

LI, D. *et al.* MEGAHIT: an ultra-fast single-node solution for large and complex metagenomics assembly via succinct de Bruijn graph. **Bioinformatics**, v. 31, n. 10, p. 1674–1676, 15 maio 2015.

LOPES, G. M. **Flotação Direta de Minério de Ferro.** Orientador: Rosa Malena Fernandes Lima. 2009. 129 f. Dissertação (Mestrado em Engenharia Mineral) – Departamento de Engenharia de Minas, Escola de Minas, Universidade Federal de Ouro Preto, Ouro Preto, 2009

CAPPELLETTI, M. *et al.* Degradation of Alkanes in *Rhodococcus*. In: ALVAREZ, H. (eds) **Biology of Rhodococcus**. Cham: Springer, 2019. (Microbiology Monographs, v. 16)

MAEDA, J. M. M. **Estudo de caracterização mineral e de reagentes na flotação de minério de ferro.** Orientador: Song Won Park, Dr. 2014. 38 f. Relatório (Disciplina PQI2000 - Trabalho de Conclusão de Curso II) - Departamento de Engenharia Química, Escola Politécnica, Universidade de São Paulo, São Paulo, 2014.

MARTÍNKOVÁ, L.; UHNÁKOVÁ, B.; PÁTEK, M.; NÉSVERA, J.; KRÉN, V. Biodegradation potential of the genus *Rhodococcus*. **Environ Int**, v. 35, p. 162-177, 2009.

MARUTA, K. *et al.* Formation of trehalose from maltooligosaccharides by a novel enzymatic system. **Biosci Biotechnol Biochem**. v. 59, p. 1829-1834, 1995.

MERMA, A. G. **Aspectos Fundamentais da Bioflotação do Sistema Apatita Quartzo usando a bactéria Rhodococcus opacus como biorreagente.** Orientador: Mauricio Leonardo

TOREM. 2012. 145 f. Tese (Doutorado em Engenharia de Materiais e de Processos Químicos) – Departamento de Engenharia de Materiais, Centro Técnico Científico, Pontifícia Universidade Católica, Rio de Janeiro, 2012.

MERMA, A. G.; TOREM, M. L.; MORÁN, J. J.; MONTE, M. B. On the fundamental aspects of apatite and quartz flotation using a Gram-positive strain as a bioreagent. **Minerals Engineering**, p. 61-67, 2013.

MESQUITA, L. M. de, LINS, F.; TOREM, M. L. Interaction of a Hydrophobic Bacterium Strain in a Hematite-Quartz Flotation System. **International Journal of Mineral Processing**. v. 71, p. 31-44, 2003.

MESUERE, B. *et al.* The Unipept metaproteomics analysis pipeline. **Proteomics**, v. 15, p. 1437-1442, 2015.

MINNIKIN, D. E. *et al.* The methyl-branched fortifications of *Mycobacterium tuberculosis*. **Chem Biol**, v. 9, p. 545–553, 2002.

MINNIKIN, D. E. Chemical principles in the organization of lipid components in the mycobacterial cell envelope. **Res. Microbiol.** 142: 423–427, 1991.

MULLIGAN, C. N.; SHARMA, S. K.; MUDHOO, A.; MAKHIJANI, K. Green chemistry and biosurfactant research. In: MULLIGAN, C. N.; SHARMA.S. K.; MUDHOO, A. (Eds.). Taylor & Francis Group, 2014. **Biosurfactants: Research Trends and Applications**. p. 1-30. (Cap. 1).

MULLIGAN, C. N.; YONG, R. N.; GIBBS, B. F. Surfactant-enhanced remediation of contaminated soil: a review. **Engineering Geology**. n. 60, p. 371-380, 2001.

MURPHY, H. N. *et al.* The OtsAB pathway is essential for trehalose biosynthesis in *Mycobacterium tuberculosis*. **J Biol Chem**, v. 280, p. 14524-14529, 2005.

NITSCHKE, M.; PASTORE, G. M. Biosurfactantes: propriedades e aplicações. **Química Nova**. v. 25, n. 5, p. 772- 776, 2002.

OLIVEIRA, C. A. **Biofotação da hematita usando a bactéria: Rhodococcus Erythropolis**. Orientador: Mauricio Leonardo Torem. 2014. 130 f. Dissertação (Mestrado em Engenharia de Materiais e Processos Químicos) – Departamento de Engenharia de Materiais, Pontifícia Universidade Católica do Rio de Janeiro, Rio de Janeiro, 2014.

OLIVERA, C. A. C. **Flotação do sistema hematita-quartzo utilizando o biosurfactante solúvel produzido por Rhodococcus erythropolis**. Orientador: Maurício Leonardo Torem. 2018. 134 f. Tese (Doutorado em Engenharia de Materiais e de Processos Químicos e Metalúrgicos) - Departamento de Engenharia de Materiais, Pontifícia Universidade Católica do Rio de Janeiro, Rio de Janeiro, 2018.

PACHECO, G. J. Produção de biossurfactantes por *Rhodococcus erythropolis* e sua aplicação na remoção de óleo de sedimentos arenosos. Dissertação (Mestrado em Tecnologia de Processos Químicos e Bioquímicos) - Escola de Química, Universidade Federal do Rio de Janeiro, Rio de Janeiro, 2008.

PERKINS, D. N. *et al.* Probability-based protein identification by searching sequence databases using mass spectrometry data. **Electrophoresis**, v. 20, n. 18, p. 3551-3567, 1 dez. 1999.

PIMENTEL, A. M. R. **Remoção de Co (II) e Mn (II) de soluções aquosas utilizando a biomassa *R. opacus*.** Orientador: Maurício Leonardo Torem. 2011. Dissertação (Mestrado em Engenharia de Materiais e de Processos Químicos e Metalúrgicos) - Departamento de Engenharia de Materiais, Pontifícia Universidade Católica do Rio de Janeiro, Rio de Janeiro, 2011.

PRESENTATO, A.; PIACENZA, E.; CAPPELLETTI, M.; TURNER, R. J. Interaction of *Rhodococcus* with Metals and Biotechnological Applications. In: ALVAREZ, H. (eds) **Biology of Rhodococcus**. Springer, Cham, 2019. (Microbiology Monographs, v. 16)

PRUTHI, V.; CAMEOTRA, S. S. Production and properties of a biosurfactant synthesized by *Arthrobacter protophormiae* – an Antarctic strain. **World Journal of Microbiology and Biotechnology**, v. 13, n. 1, p.137-139, Jan. 1997.

QU, Q; LEE, S. J.; Boos, W. TreT, a novel trehalose glycosyltransferring synthase of the hyperthermophilic archaeon *Thermococcus litoralis*. **J Biol Chem**, v. 279, p. 47890-47897, 2004.

RAO, K. H.; VILINKA, A.; CHERNYSHOVA, I. V. Minerals Bioprocessing: R & D Needs in Mineral Biobeneficiation. **Hydrometallurgy**. 2010.

ROSÁRIO, L. M. do. **Bioflotação de apatita: Análise comparativa entre o uso da estirpe microbiana *Rhodococcus erythropolis* e do seu biosurfactante.** Orientador: Mauricio Leonardo Torem. 2017. 119 f. Dissertação (Mestrado em engenharia de materiais e de processos químicos) - Departamento de Engenharia Química e de Materiais, Pontifícia Universidade Católica do Rio de Janeiro, Rio de Janeiro, 2017.

RYLL, R.; KUMAZAWA, Y.; YANO, I. Immunological Properties of Trehalose Dimycolate (Cord Factor) and Other Mycolic Acid-Containing Glycolipids-A Review **Microbiol. Immunol.**, v. 45, n. 12, p. 801-811, 2001.

SAHARAN, B. S.; SAHU, R. K.; SHARMA, D. A review on biosurfactants: fermentation, current developments and perspectives. **Genetic Engineering and Biotechnology Journal**. 2011.

SHAFI, R.; KHANNA, S. Biosurfactants. **Indian Journal of Microbiology**, n. 33, p. 163-184, 1995.

SHIMAKATA, T.; MINATOGAWA, Y. Essential role of trehalose in the synthesis and subsequent metabolism of corynomycolic acid in *Corynebacterium matruchotii*. **Arch Biochem Biophys**, v. 380, p. 331-338, 2000.

SUTCLIFFE IC. Cell envelope composition and organization in the genus *Rhodococcus*. **Antonie Van Leeuwenhoek**, v. 74, p. 49-58, 1998.

TISCHLER, D. *et al.* Trehalose phosphate synthases OtsA1 and OtsA2 of *Rhodococcus opacus* 1CP. **FEMS Microbiology Letters** v. 342, n. 2, p. 113-122, maio 2013.

TSUSAKI K, *et al.* Cloning and sequencing of trehalose synthase gene from *Pimelobacter sp.* R48. **Biochim Biophys Acta**, v. 1290, p. 1-3, 1996.

TSUSAKI K, *et al.* Cloning and sequencing of trehalose synthase gene from *Thermus aquaticus* ATCC33923. **Biochim Biophys Acta**, v. 1334, p. 28-32, 1997.

VILINKA; HANUMANTHA, R. K. "LeptosirillumFerrooxidans – Sulfide Mineral Interaction with Reference to Bioflootation and Bioflocculation." **Trans. Nonferrous Met. Soc. China**, v. 18, p. 1403-1409, 2008.

VOET, D.; VOET, J. G.; PRATT, C. W. **Fundamentals of Biochemistry** (3rd ed.). [S. l.]: John Wiley & Sons, 2008.

WARHURST, A. M.; FEWSON, C. A. Biotransformation catalyzed by the genus *Rhodococcus*. **Crit. Rev Biotechnol**, v. 14, p. 29-73, 1994.

WINTERBURN, J. B.; MARTIN, P. J. Foam mitigation and exploitation in biosurfactant production. **Biotechnol Lett**, v. 34, n. 2, p. 187-195, 2012.

ZHENG, X.; ARPS, P. J.; SMITH, R. W. Adhesion of two bacteria onto dolomite and apatite: their effect on dolomite depression in anionic flotation. **International Journal Minerals Processing**, v. 62, p. 159-172, 2001.

## **APÊNDICES**

## **APÊNDICE A – Tabelas com valores de solução estoque para a produção de tampão SDS denso e solução de precipitação**

**Tabela 1 - Tampão SDS denso**

<b>Componentes</b>	<b>Conc. Estoque</b>	<b>Conc. Final</b>	<b>Vol. Final (9ml)</b>
<b>Sacarose</b>	1,5M	0,85 M	5,7 ml
<b>Tris-HCl pH 8,0</b>	1 M	0,1 M	1 ml
<b>SDS</b>	10%	2% (v/v)	2 ml
<b>PMSF</b>	100 mM	1 mM	0,1 ml
<b>PVPP**</b>	-	2%	0,2 g
<b>H<sub>2</sub>O miliQ</b>	-	-	0,2 mL

**Fonte:** Wang 2003, adaptado

**Tabela 2 - Solução de precipitação**

<b>Componentes</b>	<b>Conc. final</b>	<b>Quantidade (g)</b>	<b>Metanol</b>
<b>Acetato de amônia em metanol</b>	0,1 M	0,77	100 ml

**Fonte:** Wang, 2003

Dissolver o acetato de amônia em metanol e manter a -20°C

**APÊNDICE B** – Tabela de identificação das proteínas presentes na bactéria *Rhodococcus opacus*

<b>Proteínas Identificadas (991)</b>	<b>Número de Acesso</b>
Elongation factor Tu OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=tuf PE=3 SV=1	A0A076ET34_RHOOP (+2)
DNA-directed RNA polymerase subunit beta' OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 GN=rpoC PE=3 SV=1	K8XIQ1_RHOOP
Elongation factor G OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=fusA PE=3 SV=1	A0A076F0P4_RHOOP (+1)
ATP synthase subunit alpha OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=atpA PE=3 SV=1	A0A076F1Q2_RHOOP (+2)
Fused acetyl/propionyl-CoA carboxylase subunit alpha/methylmalonyl-CoA decarboxylase subunit alpha OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=COO55_15595 PE=4 SV=1	A0A3A9TRP8_RHOOP
Protein translocase subunit SecA OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=secA PE=3 SV=1	A0A3A9U3H7_RHOOP
Polyribonucleotide nucleotidyltransferase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=pnp PE=3 SV=1	A0A1B1K4V2_RHOOP
ATP synthase subunit beta OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=atpD PE=3 SV=1	A0A076EV55_RHOOP (+1)
Chaperone protein DnaK OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=dnaK PE=2 SV=1	A0A3A9TY25_RHOOP
Aconitate hydratase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=acnA PE=3 SV=1	A0A3A9UBZ2_RHOOP
Succinate--CoA ligase [ADP-forming] subunit beta OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=sucC PE=3 SV=1	A0A076EPZ8_RHOOP (+2)
Phosphate-binding protein PstS OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=pstS PE=3 SV=1	A0A3A9UHA2_RHOOP
Chaperone protein DnaK OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=dnaK PE=2 SV=1	C1AWP6_RHOOB
Elongation factor Ts OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=tsf PE=3	A0A076EM49_RHOOP (+1)

SV=1

Dihydrolipoyl dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KCG4\_RHOOP  
GN=lpd2 PE=3 SV=1

Phosphoribosylformylglycinamidine synthase subunit PurL A0A3A9TS45\_RHOOP  
OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=purL PE=3 SV=1

50S ribosomal protein L2 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rplB A0A076ENA6\_RHOOP  
PE=3 SV=1

Phosphoenolpyruvate carboxylase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K6A3\_RHOOP  
GN=ppc PE=3 SV=1

Pyruvate kinase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=pyk C1AT48\_RHOOB  
PE=3 SV=1

Trigger factor OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 GN=tig PE=3 K8X732\_RHOOP  
SV=1

ABC transporter substrate-binding protein OS=Rhodococcus opacus A0A3A9U397\_RHOOP  
OX=37919 GN=COO55\_10970 PE=4 SV=1

Translation initiation factor IF-2 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TK20\_RHOOP  
GN=infB PE=3 SV=1

Phosphoglycerate kinase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=pgk A0A3A9TMP4\_RHOOP  
PE=3 SV=1

Putative acyl-CoA carboxylase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B9P3\_RHOOB  
OX=632772 GN=ROP\_41490 PE=4 SV=1

30S ribosomal protein S3 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rpsC A0A076EGS6\_RHOOP (+2)  
PE=3 SV=1

Glutamine synthetase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AUC3\_RHOOB  
GN=glnA PE=3 SV=1

10 kDa chaperonin OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=groES PE=3 A0A076EN55\_RHOOP  
SV=1

Glyceraldehyde-3-phosphate dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus C1B4L6\_RHOOB  
(strain B4) OX=632772 GN=gap PE=3 SV=1

AAA ATPase forming ring-shaped complexes OS=Rhodococcus opacus A0A1B1K924\_RHOOP  
OX=37919 GN=arc PE=3 SV=1

Glucose-6-phosphate isomerase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U238\_RHOOP  
GN=pgi PE=3 SV=1

RNA polymerase sigma factor SigA OS=Rhodococcus erythropolis (strain C0ZYT9\_RHOE4

PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=sigA PE=3 SV=1  
 Threonine--tRNA ligase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=thrS A0A3A9TLM5\_RHOOP  
 PE=3 SV=1  
 Transcription termination factor Rho OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TY93\_RHOOP  
 GN=rho PE=3 SV=1  
 Ferredoxin reductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TNI2\_RHOOP  
 GN=COO55\_04745 PE=4 SV=1  
 Putative acyl-CoA carboxylase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / C1A2F0\_RHOE4  
 NBRC 100887) OX=234621 GN=RER\_40770 PE=4 SV=1  
 50S ribosomal protein L20 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rplT A0A076EY30\_RHOOP (+2)  
 PE=3 SV=1  
 Aconitase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=acn PE=4 C1AS64\_RHOOB  
 SV=1  
 Protein RecA OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=recA PE=3 SV=1 A0A076EH03\_RHOOP (+2)  
 Phosphoenolpyruvate carboxylase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B4M0\_RHOOB  
 OX=632772 GN=ppc PE=3 SV=1  
 Amine oxidase OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 GN=tynA K8XDF8\_RHOOP  
 PE=3 SV=1  
 Glutamate-1-semialdehyde 2,1-aminomutase OS=Rhodococcus opacus A0A3A9TWK8\_RHOOP  
 OX=37919 GN=hemL PE=3 SV=1  
 Heparin-binding hemagglutinin OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076F088\_RHOOP (+1)  
 GN=C5613\_17205 PE=4 SV=1  
 Pyruvate dehydrogenase E1 component OS=Rhodococcus erythropolis C1A193\_RHOE4  
 (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=aceE PE=4 SV=1  
 ATP synthase gamma chain OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=atpG A0A2S8IKZ5\_RHOOP (+1)  
 PE=3 SV=1  
 Alkyl/aryl-sulfatase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TTL9\_RHOOP  
 GN=COO55\_15270 PE=4 SV=1  
 Glyceraldehyde-3-phosphate dehydrogenase OS=Rhodococcus erythropolis C0ZZF2\_RHOE4  
 (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=gap PE=3 SV=1  
 Single-stranded DNA-binding protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EWK5\_RHOOP (+2)  
 GN=ssb PE=3 SV=1  
 Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K5T7\_RHOOP  
 GN=R1CP\_16355 PE=4 SV=1

Proteasome accessory factor PafA2 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EWT5\_RHOOP (+1)  
 GN=C5613\_17790 PE=4 SV=1

Isocitrate dehydrogenase [NADP] OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K3M8\_RHOOP  
 GN=icd1 PE=3 SV=1

60 kDa chaperonin OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=groL PE=3 SV=1

Phosphoenolpyruvate carboxylase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=ppc PE=3 SV=1

DUF3068 domain-containing protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U6F2\_RHOOP  
 GN=COO55\_10600 PE=4 SV=1

FAD-dependent oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9UEF5\_RHOOP  
 GN=COO55\_25855 PE=4 SV=1

Peptide chain release factor 2 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9UTS2\_RHOOP  
 GN=prfB PE=3 SV=1

Putative acetyl-CoA acyltransferase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AYF4\_RHOOB  
 OX=632772 GN=ROP\_59020 PE=3 SV=1

Ribonucleoside-diphosphate reductase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B1P6\_RHOOB  
 OX=632772 GN=nrdE PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TWM9\_RHOOP  
 GN=COO55\_26515 PE=4 SV=1

30S ribosomal protein S5 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rpsE A0A076EF42\_RHOOP (+1)  
 PE=3 SV=1

Catalase-peroxidase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=katG PE=3 A0A3A9U686\_RHOOP  
 SV=1

30S ribosomal protein S2 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rpsB A0A076EDW1\_RHOOP (+2)  
 PE=3 SV=1

50S ribosomal protein L1 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rplA A0A076F0K3\_RHOOP (+2)  
 PE=3 SV=1

Bifunctional (P)ppGpp synthase/hydrolase relA OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=relA A0A076EGB7\_RHOOP (+2)  
 GN=relA PE=3 SV=1

Superoxide dismutase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=sodA PE=3 A0A1B1JXJ5\_RHOOP (+1)  
 SV=1

4-hydroxy-3-methylbut-2-en-1-yl diphosphate synthase (flavodoxin) OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=ispG A0A3A9TZF9\_RHOOP (+1)  
 PE=3 SV=1

Dihydrolipoamide acetyltransferase component of pyruvate dehydrogenase complex OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=sucB PE=3 SV=1 A0A3A9UGS9\_RHOOP

2-oxoglutarate dehydrogenase E1 component OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=sucA PE=4 SV=1 C1A2J5\_RHOE4

Adenylosuccinate synthetase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K1V2\_RHOOP GN=purA PE=3 SV=1

Stearoyl-CoA 9-desaturase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K3Y6\_RHOOP GN=desA3-5 PE=4 SV=1

Long-chain fatty acid--CoA ligase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TLM9\_RHOOP GN=COO55\_06295 PE=4 SV=1

Dihydrolipoyl dehydrogenase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=lpd PE=3 SV=1 C0ZUK2\_RHOE4

Inositol-3-phosphate synthase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076ER66\_RHOOP (+1) GN=EP51\_24805 PE=4 SV=1

50S ribosomal protein L16 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rplP A0A076EF53\_RHOOP (+2) PE=3 SV=1

Electron transfer flavoprotein subunit beta OS=Rhodococcus opacus A0A1B1K4A2\_RHOOP (+2) OX=37919 GN=etfB PE=4 SV=1

CTP synthase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=pyrG PE=3 SV=1 A0A3A9U078\_RHOOP  
2,3-bisphosphoglycerate-dependent phosphoglycerate mutase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=gpmA PE=3 SV=1 A0A1B1KCE3\_RHOOP (+2)

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TYU1\_RHOOP GN=COO55\_29180 PE=4 SV=1

DoxX family membrane protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TZR6\_RHOOP GN=COO55\_31620 PE=4 SV=1

Citrate synthase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=gltA C1ATP1\_RHOOB PE=3 SV=1

Two-component histidine kinase MtrB OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=mtrB PE=4 SV=1 C1B1D8\_RHOOB

Putative iron-sulfur cluster assembly protein SufC OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=sufC PE=4 SV=1 C1B4P4\_RHOOB

Fructose-1,6-bisphosphatase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K2I9\_RHOOP GN=glpX1 PE=3 SV=1

Flavodoxin OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=R1CP\_17860 PE=4 A0A1B1K6S8\_RHOOP (+1)

SV=1

Dihydrolipoyl dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B0A5\_RHOOB  
OX=632772 GN=lpd PE=3 SV=1

Aldolase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=COO55\_14120 PE=3 A0A3A9TQR9\_RHOOP  
SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 K8Y247\_RHOOP  
GN=WSS\_A05862 PE=4 SV=1

Phosphate import ATP-binding protein PstB OS=Rhodococcus opacus A0A1B1JZT3\_RHOOP (+3)  
OX=37919 GN=pstB PE=3 SV=1

NAD-dependent glutamate dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AVS4\_RHOOB  
OX=632772 GN=gdh PE=4 SV=1

Protein GrpE OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=grpE PE=3 SV=1 A0A1B1K1K6\_RHOOP (+1)

Probable cell division protein WhiA OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K689\_RHOOP  
GN=whiA PE=3 SV=1

Glutamine synthetase I OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AUD2\_RHOOB  
GN=glnA PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B9H7\_RHOOB  
GN=ROP\_40830 PE=4 SV=1

30S ribosomal protein S7 OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 K8XSV9\_RHOOP  
GN=rpsG PE=3 SV=1

50S ribosomal protein L15 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rplO A0A076EIJ3\_RHOOP (+2)  
PE=3 SV=1

Isoleucine-tRNA ligase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=ileS A0A3A9UCX3\_RHOOP  
PE=3 SV=1

Chaperone protein HtpG OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) C0ZQF7\_RHOE4  
OX=234621 GN=htpG PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AWX9\_RHOOB  
GN=ROP\_56550 PE=4 SV=1

50S ribosomal protein L14 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rplN A0A076EI09\_RHOOP (+2)  
PE=3 SV=1

Chaperone protein ClpB OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) C0ZTC6\_RHOE4  
OX=234621 GN=clpB PE=3 SV=1

Putative heparin-binding hemagglutinin OS=Rhodococcus erythropolis C0ZUQ2\_RHOE4  
(strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=RER\_15890 PE=4 SV=1

Phosphate-binding protein PstS OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1ATC7\_RHOOB  
 OX=632772 GN=pstS PE=3 SV=1

50S ribosomal protein L4 OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B013\_RHOOB  
 GN=rplD PE=3 SV=1

60 kDa chaperonin OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=groL PE=3 A0A2S8JI62\_RHOOP  
 SV=1

3-hydroxybutyryl-CoA dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TRK6\_RHOOP  
 GN=COO55\_11055 PE=4 SV=1

L-cysteine:1D-myo-inositol 2-amino-2-deoxy-alpha-D-glucopyranoside ligase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=mshC PE=3 SV=1

Phenylacetic acid degradation protein PaaN OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=paaN PE=4 SV=1

30S ribosomal protein S1 OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AT24\_RHOOB  
 GN=rpsA PE=4 SV=1

Putative heparin-binding hemagglutinin OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AZE2\_RHOOB  
 OX=632772 GN=ROP\_18230 PE=4 SV=1

L-amino acid oxidase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 PE=1 SV=1 Q8VPD4\_RHOOP

Tryptophan synthase beta chain OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K9I0\_RHOOP (+1)  
 GN=trpB PE=3 SV=1

Probable malate:quinone oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus A0A3A9TK51\_RHOOP  
 OX=37919 GN=mqo PE=3 SV=1

F420-dependent glucose-6-phosphate dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus A0A3A9TWI4\_RHOOP  
 OX=37919 GN=fgd PE=3 SV=1

DNA gyrase subunit A OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) C0ZLF0\_RHOE4  
 OX=234621 GN=gyrA PE=3 SV=1

Pyruvate carboxylase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) C0ZXP8\_RHOE4  
 OX=234621 GN=pyc PE=4 SV=1

Pyruvate kinase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) C1A0B9\_RHOE4  
 OX=234621 GN=pyk PE=3 SV=1

Phosphoribosylformylglycinamidine synthase subunit PurQ C1AT95\_RHOOB  
 OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=purQ PE=3 SV=1

Aminopeptidase N OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AVR3\_RHOOB  
 GN=pepN PE=4 SV=1

Putative tellurium resistance protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B1Z8\_RHOOB

OX=632772 GN=ROP\_21750 PE=4 SV=1  
 Riboflavin biosynthesis protein RibBA OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B4K9\_RHOOB  
 OX=632772 GN=ribA PE=3 SV=1  
 NAD-dependent glutamate dehydrogenase OS=Rhodococcus erythropolis C1A1Q4\_RHOE4  
 (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=gdh PE=4 SV=1  
 Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1JXG4\_RHOOP (+1)  
 GN=R1CP\_01445 PE=4 SV=1  
 DNA gyrase subunit B OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC C0ZLE9\_RHOE4  
 100887) OX=234621 GN=gyrB PE=3 SV=1  
 Carbamoyl-phosphate synthase large chain OS=Rhodococcus erythropolis C0ZZC7\_RHOE4  
 (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=carB PE=3 SV=1  
 Crp/Fnr family transcriptional regulator OS=Rhodococcus opacus A0A076ELT6\_RHOOP (+3)  
 OX=37919 GN=crp PE=4 SV=1  
 Alcohol dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076ERY6\_RHOOP (+2)  
 GN=EP51\_30255 PE=3 SV=1  
 30S ribosomal protein S16 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rpsP A0A2S8JH26\_RHOOP (+1)  
 PE=3 SV=1  
 NAD(P)H-quinone dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9T260\_RHOOP  
 GN=COO55\_38940 PE=4 SV=1  
 Phosphoribosyl transferase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TLT5\_RHOOP  
 GN=COO55\_01410 PE=4 SV=1  
 Chaperone protein HtpG OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=htpG A0A3A9UKM2\_RHOOP  
 PE=3 SV=1  
 Acyl-CoA carboxylase alpha chain OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B806\_RHOOB  
 OX=632772 GN=accA PE=4 SV=1  
 LLM class F420-dependent oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus A0A3A9TRU5\_RHOOP  
 OX=37919 GN=COO55\_11795 PE=4 SV=1  
 Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9UL59\_RHOOP  
 GN=COO55\_19775 PE=4 SV=1  
 Long-chain-fatty-acid--CoA ligase OS=Rhodococcus opacus M213 K8XMN2\_RHOOP  
 OX=1129896 GN=WSS\_A10637 PE=4 SV=1  
 DUF349 domain-containing protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TZ39\_RHOOP  
 GN=COO55\_02885 PE=4 SV=1  
 Ornithine--oxo-acid transaminase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TQ29\_RHOOP

GN=rocD PE=3 SV=1  
Ribose-phosphate pyrophosphokinase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AY40\_RHOOB  
OX=632772 GN=prs PE=3 SV=1  
2-isopropylmalate synthase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) C0ZN67\_RHOE4  
OX=234621 GN=leuA PE=3 SV=1  
Fe-S oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TQB8\_RHOOP  
GN=COO55\_09160 PE=4 SV=1  
30S ribosomal protein S9 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rpsI A0A076EHZ2\_RHOOP (+3)  
PE=3 SV=1  
Acyl carrier protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=acpP PE=3 A0A076EW08\_RHOOP (+3)  
SV=1  
Aconitate hydratase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=acnA PE=4 A0A3A9T2U7\_RHOOP  
SV=1  
60 kDa chaperonin OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) C0ZUI9\_RHOE4  
OX=234621 GN=groL PE=3 SV=1  
Glycogen phosphorylase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) C1A1W1\_RHOE4  
OX=234621 GN=glgP PE=4 SV=1  
Succinate-semialdehyde dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AWW1\_RHOOB  
OX=632772 GN=gabD PE=3 SV=1  
Pyruvate dehydrogenase E1 component OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B2B5\_RHOOB  
OX=632772 GN=aceE PE=4 SV=1  
Putative DNA-binding protein HU OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B2N2\_RHOOB  
OX=632772 GN=hup PE=3 SV=1  
Isocitrate dehydrogenase [NADP] OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1BBF6\_RHOOB  
OX=632772 GN=icd PE=3 SV=1  
Amino acid-[acyl-carrier-protein] ligase OS=Rhodococcus opacus PD630 W8GV9\_RHOOP  
OX=543736 GN=Pd630\_LPD02373 PE=4 SV=1  
ABC transporter ATP-binding protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TZN7\_RHOOP  
GN=COO55\_31450 PE=4 SV=1  
Putative ribonuclease OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) C1A1L8\_RHOE4  
OX=234621 GN=RER\_37950 PE=4 SV=1  
Probable long-chain fatty-acid-CoA ligase OS=Rhodococcus erythropolis C1A2H1\_RHOE4  
(strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=fadD PE=4 SV=1  
50S ribosomal protein L6 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rplF A0A076EI07\_RHOOP (+2)

PE=3 SV=1  
Short chain dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KED1\_RHOOP  
GN=R1CP\_31605 PE=3 SV=1  
Sarcosine oxidase subunit alpha OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9UFD2\_RHOOP  
GN=COO55\_27560 PE=3 SV=1  
Phenylalanine--tRNA ligase beta subunit OS=Rhodococcus opacus A0A3A9UHP1\_RHOOP  
OX=37919 GN=pheT PE=3 SV=1  
Transketolase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=COO55\_20910 A0A3A9ULA0\_RHOOP  
PE=3 SV=1  
Ribonucleoside-diphosphate reductase OS=Rhodococcus erythropolis (strain C0ZXH5\_RHOE4  
PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=nrdE PE=3 SV=1  
Chaperone protein HtpG OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AYK6\_RHOOB  
GN=htpG PE=3 SV=1  
60 kDa chaperonin OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B076\_RHOOB  
GN=groL PE=3 SV=1  
Fatty acid oxidation complex subunit alpha OS=Rhodococcus opacus A0A1B1K5A1\_RHOOP (+1)  
OX=37919 GN=R1CP\_15365 PE=4 SV=1  
Homoserine dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AW15\_RHOOB (+1)  
OX=632772 GN=hom PE=3 SV=1  
Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 K8XCK5\_RHOOP  
GN=WSS\_A28395 PE=4 SV=1  
Nuclear export factor GLE1 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076ELS9\_RHOOP (+2)  
GN=EP51\_21560 PE=4 SV=1  
DUF3052 domain-containing protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EW15\_RHOOP (+3)  
GN=C5613\_38600 PE=4 SV=1  
UvrABC system protein B OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=uvrB A0A076EXM0\_RHOOP  
PE=3 SV=1  
Polyphosphate kinase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=ppk PE=3 A0A1B1K4I3\_RHOOP  
SV=1  
CTP synthase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) C1A035\_RHOE4  
OX=234621 GN=pyrG PE=3 SV=1  
Dihydrolipoamide acetyltransferase component of pyruvate dehydrogenase complex OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) C1A140\_RHOE4  
OX=234621 GN=RER\_36170 PE=3 SV=1

Glutamine synthetase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=glnA PE=3 SV=1 C1A146\_RHOE4  
 Putative citrate lyase beta subunit OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=RER\_41490 PE=3 SV=1 C1A2M2\_RHOE4  
 Phospho-2-dehydro-3-deoxyheptonate aldolase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=ROP\_08400 PE=3 SV=1 C1AU79\_RHOOB  
 Amine oxidase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=ROP\_23340 PE=3 SV=1 C1B2F7\_RHOOB  
 Putative trehalose-phosphatase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=otsB PE=4 SV=1 C1BAF3\_RHOOB  
 Aldehyde oxidase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=COO55\_14195 A0A3A9UI88\_RHOOP PE=4 SV=1  
 Long-chain-fatty-acid-CoA ligase, FadD11 OS=Rhodococcus opacus A0A1B1K8A3\_RHOOP (+2) OX=37919 GN=R1CP\_20605 PE=4 SV=1  
 GTPase Der OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=engA C1ASX2\_RHOOB PE=3 SV=1  
 Cutinase family protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TV43\_RHOOP GN=COO55\_18200 PE=4 SV=1  
 DNA polymerase I OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=polA PE=3 SV=1 C1A095\_RHOE4  
 Protein-tyrosine kinase OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 K8XWU4\_RHOOP GN=WSS\_A10862 PE=4 SV=1  
 RNA methyltransferase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K566\_RHOOP (+1) GN=R1CP\_15280 PE=3 SV=1  
 Bifunctional glutamine synthetase adenylyltransferase/adenylyl-removing enzyme OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=glnE PE=3 SV=1 C1A171\_RHOE4  
 Galactofuranosyl transferase GlfT2 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1JXL5\_RHOOP (+2) GN=gltT2 PE=4 SV=1  
 ATP-dependent zinc metalloprotease FtsH OS=Rhodococcus opacus A0A1B1JYJ2\_RHOOP OX=37919 GN=ftsH1 PE=3 SV=1  
 Putative phosphoribosyl transferase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K6R1\_RHOOP (+1) GN=R1CP\_18080 PE=4 SV=1  
 Alpha-1,4-glucan:maltose-1-phosphate maltosyltransferase A0A3A9TYC5\_RHOOP

OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=glgE PE=3 SV=1  
 Dihydrolipoamide acetyltransferase component of pyruvate dehydrogenase complex OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=ROP\_08780 C1AUB7\_RHOOB  
 PE=3 SV=1  
 Propionyl-CoA carboxylase beta chain OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B808\_RHOOB  
 OX=632772 GN=pccB PE=4 SV=1  
 50S ribosomal protein L11 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rplK A0A076EV41\_RHOOP (+2)  
 PE=3 SV=1  
 Multidrug ABC transporter membrane-binding protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=R1CP\_28630 PE=4 SV=1 A0A1B1KCM9\_RHOOP (+3)  
 Porin OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=C5613\_04780 PE=4 SV=1 A0A2S8JGK8\_RHOOP  
 6-phosphogluconate dehydrogenase (Decarboxylating) OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=gnd PE=4 SV=1 A0A3A9TSR0\_RHOOP (+1)  
 DNA topoisomerase 1 OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=topA PE=3 SV=1 C0ZNG9\_RHOE4  
 Putative trehalose-phosphatase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=otsB PE=4 SV=1 C0ZPT5\_RHOE4  
 DNA gyrase subunit B OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=gyrB A0A1B1JWN6\_RHOOP  
 PE=3 SV=1  
 Mycolyltransferase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=R1CP\_01760 A0A1B1JXM7\_RHOOP (+1)  
 PE=4 SV=1  
 2-isopropylmalate synthase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=leuA A0A1B1JY14\_RHOOP (+1)  
 PE=3 SV=1  
 Aldose 1-epimerase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=R1CP\_06345 A0A1B1K065\_RHOOP  
 PE=4 SV=1  
 Prokaryotic ubiquitin-like protein Pup OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=pup A0A1B1K8W1\_RHOOP (+2)  
 PE=3 SV=1  
 Cell wall synthesis protein Wag31 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=wag31 A0A1B1K9J9\_RHOOP (+2)  
 PE=4 SV=1  
 Triosephosphate isomerase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=tpiA A0A3A9TKT5\_RHOOP  
 PE=3 SV=1  
 Acetyl-/propionyl-CoA carboxylase subunit alpha OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=COO55\_04995 PE=4 SV=1 A0A3A9TL90\_RHOOP  
 PE=3 SV=1  
 Cation-binding protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TQL5\_RHOOP

GN=COO55\_13540 PE=4 SV=1

Trehalose-phosphatase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=otsB PE=4 A0A3A9TQV4\_RHOOP  
SV=1

Long-chain fatty acid--CoA ligase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TSH5\_RHOOP  
GN=COO55\_18025 PE=4 SV=1

Putative S9C family peptidase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AWL0\_RHOOB  
OX=632772 GN=ROP\_55360 PE=4 SV=1

2-oxoglutarate dehydrogenase E1 component OS=Rhodococcus opacus C1AZP7\_RHOOB  
(strain B4) OX=632772 GN=sucA PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus PD630 OX=543736 W8GVD5\_RHOOP  
GN=Pd630\_LPD02225 PE=4 SV=1

Phosphotransferase family protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9UBR8\_RHOOP  
GN=COO55\_28580 PE=4 SV=1

Argininosuccinate synthase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=argG A0A3A9UD92\_RHOOP  
PE=3 SV=1

Aspartyl/glutamyl-tRNA(Asn/Gln) amidotransferase subunit B A0A1B1K4C7\_RHOOP  
OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=gatB PE=3 SV=1

50S ribosomal protein L7/L12 OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / C0ZV34\_RHOE4  
NBRC 100887) OX=234621 GN=rplL PE=3 SV=1

D-3-phosphoglycerate dehydrogenase OS=Rhodococcus erythropolis (strain C0ZXM3\_RHOE4  
PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=serA PE=3 SV=1

ATP synthase epsilon chain OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=atpC A0A1B1KAQ6\_RHOOP (+2)  
PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AT16\_RHOOB  
GN=ROP\_07010 PE=4 SV=1

Putative NADPH oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AVT7\_RHOOB  
OX=632772 GN=ROP\_11200 PE=4 SV=1

Sulfurtransferase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1ATC1\_RHOOB  
GN=ROP\_49380 PE=4 SV=1

Glutamate synthase large subunit OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 C0ZLJ1\_RHOE4  
/ NBRC 100887) OX=234621 GN=gltB PE=4 SV=1

Phosphoglucomutase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B1M2\_RHOOB  
GN=pgm PE=3 SV=1

Chaperone protein DnaK OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1ASF3\_RHOOB

GN=dnaK PE=2 SV=1

Chaperone protein ClpB OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=clpB A0A3A9TUA2\_RHOOP  
PE=3 SV=1

MspA family protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EJL6\_RHOOP  
GN=EP51\_12695 PE=4 SV=1

DNA gyrase subunit A OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=gyrA A0A076EMU7\_RHOOP (+1)  
PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1JYF1\_RHOOP (+1)  
GN=R1CP\_03035 PE=4 SV=1

6-phosphogluconate dehydrogenase, decarboxylating OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=yqjI A0A1B1K6K7\_RHOOP (+2)  
GN=EP51\_12695 PE=3 SV=1

Leucine--tRNA ligase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=leuS PE=3 A0A3A9TVC7\_RHOOP  
SV=1

DNA-directed RNA polymerase subunit beta OS=Rhodococcus opacus A0A3A9U3B9\_RHOOP  
OX=37919 GN=rpoB PE=3 SV=1

Pyruvate carboxylase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1ART4\_RHOOB  
GN=pyc PE=4 SV=1

Enoyl-CoA hydratase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EYF6\_RHOOP  
GN=EP51\_28475 PE=4 SV=1

Keto-deoxy-phosphogluconate aldolase OS=Rhodococcus opacus A0A3A9TY28\_RHOOP  
OX=37919 GN=COO55\_24730 PE=4 SV=1

F420-dependent glucose-6-phosphate dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus C1B0G5\_RHOOB  
OX=632772 GN=fdg PE=3 SV=1

ATP synthase subunit delta OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=atpH A0A3A9UC00\_RHOOP  
PE=3 SV=1

Protein-export membrane protein YajC OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K5B3\_RHOOP (+1)  
GN=R1CP\_15585 PE=4 SV=1

Phosphoserine phosphatase SerB OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8JI64\_RHOOP (+2)  
GN=serB PE=4 SV=1

Epimerase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=COO55\_04270 PE=4 A0A3A9TNA8\_RHOOP  
SV=1

Serine--tRNA ligase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=serS PE=3 A0A3A9UJA1\_RHOOP  
SV=1

Guanine deaminase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=C5613\_13225 A0A2S8JBS4\_RHOOP (+2)

PE=4 SV=1

Cholesterol oxidase OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 K8XM36\_RHOOP  
GN=WSS\_A15429 PE=4 SV=1

Long-chain fatty-acid--CoA ligase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AZR9\_RHOOB  
OX=632772 GN=fadD PE=4 SV=1

Acyl-CoA carboxylase alpha chain OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=accA PE=4 SV=1

Fumarate hydratase class I OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AYL3\_RHOOB  
GN=ROP\_59610 PE=3 SV=1

Putative xanthine dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1BAH0\_RHOOB  
OX=632772 GN=ROP\_44260 PE=4 SV=1

Polyphosphate kinase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=ppk PE=3 SV=1

Phosphoenolpyruvate synthase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=ppsA PE=3 SV=1

Dihydroxy-acid dehydratase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B2L7\_RHOOB  
OX=632772 GN=ilvD PE=3 SV=1

Universal stress protein UspA OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U1Z5\_RHOOP  
GN=COO55\_37085 PE=4 SV=1

Putative fatty-acid--CoA ligase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=RER\_43270 PE=4 SV=1

Glutamate dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B692\_RHOOB  
GN=ROP\_29480 PE=4 SV=1

30S ribosomal protein S8 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rpsH A0A076EIJ6\_RHOOP  
PE=3 SV=1

Lsr2 family protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=C5613\_28260 A0A076EKG8\_RHOOP (+1)  
PE=4 SV=1

D-3-phosphoglycerate dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K4F2\_RHOOP  
GN=serA PE=3 SV=1

1,4-alpha-glucan branching enzyme GlgB OS=Rhodococcus opacus A0A1B1KAR7\_RHOOP (+1)  
OX=37919 GN=gIgB PE=3 SV=1

LLM class F420-dependent oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus A0A3A9TS18\_RHOOP  
OX=37919 GN=COO55\_16570 PE=4 SV=1

Phenylacetic acid degradation bifunctional protein PaaZ OS=Rhodococcus A0A3A9TWZ9\_RHOOP

opacus OX=37919 GN=COO55\_22680 PE=4 SV=1

Chaperone protein DnaK OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=dnaK A0A3A9U2A2\_RHOOP PE=2 SV=1

Bifunctional glutamine synthetase adenylyltransferase/adenylyl-removing enzyme OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=glnE PE=3 SV=1

Probable long-chain fatty acyl-AMP ligase FadD32 OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=fadD32 PE=4 SV=1

Putative ATP-dependent Clp protease ATP-binding subunit ClpC C0ZPM6\_RHOE4 OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=clpC PE=4 SV=1

L-amino acid oxidase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AZ10\_RHOOB GN=lao PE=4 SV=1

GuaB1 family IMP dehydrogenase-related protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=C5613\_25460 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus PD630 OX=543736 W8H505\_RHOOP GN=Pd630\_LPD05730 PE=4 SV=1

Arylsulfatase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=COO55\_37205 A0A3A9UFK9\_RHOOP PE=4 SV=1

Molybdate ABC molybdate transporter substrate-binding protein A0A1B1KGK9\_RHOOP (+1) OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=R1CP\_35640 PE=4 SV=1

Adenosylhomocysteinase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=ahcY PE=3 SV=1

Adenylate kinase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=adk1 PE=3 A0A1B1K3F5\_RHOOP (+1) SV=1

Cobaltochelatase CobN subunit OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AR61\_RHOOB OX=632772 GN=cobN PE=4 SV=1

GDP-mannose 4,6-dehydratase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1BED2\_RHOOB OX=632772 GN=gmd PE=3 SV=1

D-alanine--D-alanine ligase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=ddl A0A076EHG6\_RHOOP (+1) PE=3 SV=1

50S ribosomal protein L29 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rpmC A0A076ENA0\_RHOOP PE=3 SV=1

Aldehyde dehydrogenase family 7 member A1 OS=Rhodococcus opacus A0A1B1K3S2\_RHOOP

OX=37919 GN=R1CP\_12825 PE=3 SV=1  
 Methylmalonyl-CoA carboxyltransferase OS=Rhodococcus opacus A0A3A9TL81\_RHOOP  
 OX=37919 GN=COO55\_04945 PE=4 SV=1  
 Polyketide synthase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TS34\_RHOOP  
 GN=COO55\_16335 PE=4 SV=1  
 Ribonuclease PH OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rph PE=3 SV=1 A0A3A9TYK2\_RHOOP  
 Phosphoenolpyruvate synthase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U2C4\_RHOOP  
 GN=COO55\_37215 PE=3 SV=1  
 Putative electron transfer flavoprotein alpha subunit OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=etfA PE=4 SV=1 C0ZXJ7\_RHOE4  
 Nitrogen regulatory protein PII OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=glnK PE=3 SV=1 C0ZXR3\_RHOE4  
 Carbamoyl-phosphate synthase large chain OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=carB PE=3 SV=1 C1B4J1\_RHOOB  
 ATP-dependent Clp protease ATP-binding subunit ClpC OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=clpC PE=4 SV=1 C1BA83\_RHOOB  
 Phosphate import ATP-binding protein PstB OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=pstB PE=3 SV=1 Q3L9L9\_RHOE4  
 Putative oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B175\_RHOOB  
 GN=ROP\_63230 PE=4 SV=1  
 Phenylacetic acid degradation protein PaaN OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=paaN PE=4 SV=1 C1B3Y6\_RHOOB  
 DNA repair protein RecN OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=recN A0A1B1K9A4\_RHOOP  
 PE=3 SV=1  
 DUF427 domain-containing protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9ULH5\_RHOOP  
 GN=COO55\_28260 PE=4 SV=1  
 Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K9R9\_RHOOP (+2)  
 GN=R1CP\_23445 PE=4 SV=1  
 Glycosyl hydrolase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=EP51\_11965 A0A076EJ64\_RHOOP  
 PE=4 SV=1  
 Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U0N9\_RHOOP  
 GN=COO55\_26270 PE=4 SV=1  
 Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1ASY7\_RHOOB  
 GN=ROP\_06720 PE=4 SV=1

Probable cold shock protein OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=RER\_43560 PE=4 SV=1

4-hydroxy-3-methylbut-2-enyl diphosphate reductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=ispH PE=3 SV=1

Sarcosine oxidase subunit alpha OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AXP3\_RHOOB OX=632772 GN=soxA PE=3 SV=1

Chromosomal replication initiator protein DnaA OS=Rhodococcus opacus A0A076EVR3\_RHOOP OX=37919 GN=dnaA PE=3 SV=1

Homoserine dehydrogenase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=hom PE=3 SV=1

4-hydroxy-tetrahydrodipicolinate reductase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B356\_RHOOB OX=632772 GN=dapB PE=3 SV=1

Glutamate ABC transporter glutamate-binding protein OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=gluB PE=3 SV=1

Protein translocase subunit SecE OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AYX8\_RHOOB OX=632772 GN=secE PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=RER\_35440 PE=4 SV=1

Acyl-CoA carboxylase beta chain OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AZX8\_RHOOB OX=632772 GN=accD PE=4 SV=1

ATP-binding protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EG66\_RHOOP (+1) GN=C5613\_03560 PE=4 SV=1

Sensory transduction protein regX3 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EV99\_RHOOP (+3) GN=regX3 PE=4 SV=1

Ketol-acid reductoisomerase (NADP(+)) OS=Rhodococcus opacus A0A1B1K4J7\_RHOOP OX=37919 GN=ilvC PE=3 SV=1

Proline--tRNA ligase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=proS1 PE=3 A0A1B1K4U6\_RHOOP SV=1

Glutamate-binding protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=gluB A0A1B1K503\_RHOOP (+2) PE=4 SV=1

Proteasome subunit beta OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=prcB A0A1B1K8U8\_RHOOP (+1) PE=3 SV=1

Translational GTPase TypA OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=typA A0A2S8IRZ9\_RHOOP (+2)

PE=4 SV=1

Transcription termination/antitermination protein NusG OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=nusG PE=3 SV=1

Bifunctional protein Fold OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B145\_RHOOB  
GN=fold PE=3 SV=1

Copper resistance protein OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 K8XQW0\_RHOOP  
GN=WSS\_A08059 PE=4 SV=1

Methylmalonate-semialdehyde dehydrogenase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=mmsA PE=4 SV=1

Transcription termination/antitermination protein NusA OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=nusA PE=3 SV=1

Ribosome maturation factor RimM OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K4K2\_RHOOP (+2)  
GN=rimM PE=3 SV=1

Cell division protein SepF OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=sepF A0A076EXS9\_RHOOP  
PE=3 SV=1

Putative TetR family transcriptional regulator OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AZE5\_RHOOB  
(OX=632772 GN=ROP\_18260 PE=4 SV=1)

NADPH oxidoreductase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=RER\_21780 PE=4 SV=1

30S ribosomal protein S17 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rpsQ A0A076EIJ9\_RHOOP (+2)  
PE=3 SV=1

Porphobilinogen deaminase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AZ43\_RHOOB  
OX=632772 GN=hemC PE=3 SV=1

Thioredoxin reductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=trxR PE=3 A0A3A9TWW2\_RHOOP (+1)  
SV=1

Putative glycosidase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AWE6\_RHOOB  
GN=ROP\_54720 PE=4 SV=1

Methionine synthase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1ASR2\_RHOOB  
GN=metH PE=4 SV=1

Serine hydroxymethyltransferase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TXZ9\_RHOOP (+1)  
GN=glyA PE=3 SV=1

Hypothetical membrane protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B7Q8\_RHOOB  
OX=632772 GN=ROP\_34640 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B504\_RHOOB  
 GN=ROP\_26830 PE=4 SV=1

Alpha-1,4-glucan:maltose-1-phosphate maltosyltransferase C1A1W2\_RHOE4  
 OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621  
 GN=glgE PE=3 SV=1

Bacteriocin OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=lin PE=4 SV=1 A0A076EZF5\_RHOOP (+2)

Ethyl tert-butyl ether degradation protein EthD OS=Rhodococcus opacus A0A1B1KE95\_RHOOP  
 OX=37919 GN=R1CP\_31475 PE=4 SV=1

Adenosylhomocysteinase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=ahcY A0A3A9TPQ2\_RHOOP  
 PE=3 SV=1

Pyruvate carboxylase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TZL5\_RHOOP (+1)  
 GN=COO55\_03850 PE=4 SV=1

Excinuclease ABC subunit UvrA OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9UA25\_RHOOP  
 GN=COO55\_17550 PE=4 SV=1

Carbamoyl-phosphate synthase large chain OS=Rhodococcus opacus A0A3A9UC33\_RHOOP  
 OX=37919 GN=carB PE=3 SV=1

Translation initiation factor OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9UGV2\_RHOOP  
 GN=COO55\_11140 PE=4 SV=1

Piperideine-6-carboxylate dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B189\_RHOOB  
 GN=pcd PE=3 SV=1

3-phosphoshikimate 1-carboxyvinyltransferase OS=Rhodococcus opacus A0A3A9UDU3\_RHOOP  
 OX=37919 GN=aroA PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U0V1\_RHOOP  
 GN=COO55\_26595 PE=4 SV=1

30S ribosomal protein S18 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rpsR A0A076EPX0\_RHOOP (+3)  
 PE=3 SV=1

DUF1348 domain-containing protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8J6R2\_RHOOP  
 GN=C5613\_22710 PE=4 SV=1

DUF4191 domain-containing protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EW57\_RHOOP (+5)  
 GN=C5613\_38810 PE=4 SV=1

Leucine-tRNA ligase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B7N7\_RHOOB  
 GN=leuS PE=3 SV=1

Putative acyl-CoA oxidase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AZ37\_RHOOB  
 GN=ROP\_17180 PE=4 SV=1

Flavin oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1JYL4\_RHOOP (+2)  
 GN=R1CP\_03405 PE=4 SV=1

Aconitate hydratase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=acn PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B923\_RHOOB  
 GN=ROP\_39290 PE=4 SV=1

6-phosphogluconate dehydrogenase, decarboxylating OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=gnd PE=3 SV=1

Fructose-bisphosphate aldolase class II OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=fba PE=3 SV=1

Acyl-CoA desaturase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B1E8\_RHOOB  
 GN=ROP\_63960 PE=4 SV=1

30S ribosomal protein S19 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rpsS A0A076EIK2\_RHOOP (+2)  
 PE=3 SV=1

Malate dehydrogenase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=RER\_41320 PE=3 SV=1

Penicillin-binding protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EP64\_RHOOP  
 GN=EP51\_24795 PE=4 SV=1

Pyridine nucleotide-disulfide oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus A0A3A9TN43\_RHOOP  
 OX=37919 GN=COO55\_08675 PE=4 SV=1

Porphobilinogen deaminase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=hemC PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B4Z9\_RHOOB  
 GN=ROP\_26780 PE=4 SV=1

50S ribosomal protein L5 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rplE A0A076EF48\_RHOOP (+3)  
 PE=3 SV=1

50S ribosomal protein L24 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rplX A0A076EGS2\_RHOOP (+3)  
 PE=3 SV=1

Cell division protein FtsZ OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=ftsZ A0A1B1K9K4\_RHOOP (+2)  
 PE=3 SV=1

Aspartate aminotransferase family protein OS=Rhodococcus opacus A0A3A9TJT1\_RHOOP  
 OX=37919 GN=COO55\_02765 PE=3 SV=1

Dihydroxy-acid dehydratase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=ilvD A0A3A9TP66\_RHOOP  
 PE=3 SV=1

Probable cytosol aminopeptidase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9UCQ5\_RHOOP  
 GN=pepA PE=3 SV=1

Ribonuclease J OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rnj PE=3 SV=1 A0A3A9UCZ8\_RHOOP

Glycogen phosphorylase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AVX3\_RHOOB  
 GN=glgP PE=4 SV=1

Adenosylhomocysteinase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B1D5\_RHOOB  
 GN=ahcY PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B1Y6\_RHOOB  
 GN=ROP\_21630 PE=4 SV=1

Transketolase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=tkt C1B4M5\_RHOOB  
 PE=3 SV=1

Protein-tyrosine kinase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K1E9\_RHOOP  
 GN=R1CP\_08615 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TU75\_RHOOP  
 GN=COO55\_20440 PE=4 SV=1

Tyrosine-tRNA ligase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=tyrS PE=3 A0A3A9U592\_RHOOP (+1)  
 SV=1

Multifunctional fusion protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=nnr A0A1B1K3H9\_RHOOP  
 PE=3 SV=1

Putative ferredoxin-NADP(+) reductase OS=Rhodococcus erythropolis C0ZTH6\_RHOE4  
 (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=RER\_14410 PE=4 SV=1

Citrate synthase family protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1ATN7\_RHOOB  
 OX=632772 GN=ROP\_50540 PE=3 SV=1

Propionyl-CoA carboxylase beta chain OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) C0ZWV4\_RHOE4  
 OX=234621 GN=pccB PE=4 SV=1

ATP-dependent DNA helicase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K1X1\_RHOOP  
 GN=uvrD1 PE=3 SV=1

Murein biosynthesis integral membrane protein MurJ OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TT21\_RHOOP  
 GN=mviN PE=4 SV=1

Universal stress protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KCW1\_RHOOP  
 GN=R1CP\_29035 PE=4 SV=1

50S ribosomal protein L27 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rpmA A0A076F254\_RHOOP (+3)  
 PE=3 SV=1

Glycosyl transferase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TRG2\_RHOOP

GN=COO55\_15495 PE=4 SV=1  
 Probable cystathionine gamma-synthase/cystathionine gamma-lyase C1A2Y8\_RHOE4  
 OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621  
 GN=metB PE=3 SV=1  
 Putative amino-acid ABC transporter-binding protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=R1CP\_27170 PE=3 SV=1  
 Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AUR0\_RHOOB  
 GN=ROP\_51530 PE=4 SV=1  
 Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KA68\_RHOOP  
 GN=R1CP\_24235 PE=4 SV=1  
 DUF2786 domain-containing protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TMK3\_RHOOP  
 GN=COO55\_08160 PE=4 SV=1  
 30S ribosomal protein S13 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rpsM A0A076EGR0\_RHOOP (+2)  
 PE=3 SV=1  
 1,4-dihydroxy-2-naphthoyl-CoA synthase OS=Rhodococcus opacus A0A076EV25\_RHOOP (+4)  
 OX=37919 GN=menB PE=3 SV=1  
 Phospho-2-dehydro-3-deoxyheptonate aldolase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=aroH PE=3  
 SV=1  
 Glycine-tRNA ligase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=glyQS PE=3 SV=1  
 Putative non-ribosomal peptide synthetase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=ROP\_42870 PE=4 SV=1  
 50S ribosomal protein L22 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rplV A0A076EI12\_RHOOP (+2)  
 PE=3 SV=1  
 Isocitrate dehydrogenase [NADP] OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=icd PE=3 SV=1  
 Uncharacterized protein OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=RER\_27420 PE=4 SV=1  
 Peptide methionine sulfoxide reductase MsrA OS=Rhodococcus opacus A0A2S8JED6\_RHOOP (+1)  
 OX=37919 GN=msrA PE=3 SV=1  
 Putative enoyl-CoA hydratase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=RER\_23640 PE=4 SV=1  
 Chorismate synthase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=aroC PE=3 A0A076EFX7\_RHOOP (+5)

SV=1

Fumarate hydratase class II OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=aspA A0A3A9TME9\_RHOOP  
PE=3 SV=1

Probable 7,8-didemethyl-8-hydroxy-5-deazariboflavine synthase C1A2Q6\_RHOE4  
OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621  
GN=fbiC PE=3 SV=1

DNA integrity scanning protein DisA OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1BAB7\_RHOOB  
OX=632772 GN=disA PE=3 SV=1

Putative ATP-dependent Clp protease ATP-binding subunit ClpC C0ZNT4\_RHOE4  
OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621  
GN=clpC PE=3 SV=1

FAD-dependent oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TN39\_RHOOP (+1)  
GN=COO55\_08970 PE=4 SV=1

Glycerol-3-phosphate dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EHQ3\_RHOOP  
GN=EP51\_09200 PE=3 SV=1

Enolase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=eno PE=3 SV=1 A0A076EPA7\_RHOOP (+3)

Magnesium and cobalt transport protein CorA OS=Rhodococcus opacus A0A1B1K0G2\_RHOOP (+1)  
OX=37919 GN=C5613\_33670 PE=3 SV=1

3-ketoacyl-(Acyl-carrier-protein) reductase OS=Rhodococcus opacus A0A1B1K0Q3\_RHOOP (+1)  
OX=37919 GN=fabG4 PE=4 SV=1

NAD-glutamate dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8J7R6\_RHOOP  
GN=C5613\_20545 PE=4 SV=1

Valine-tRNA ligase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=valS PE=3 A0A2S8JB68\_RHOOP  
SV=1

Aspartate aminotransferase family protein OS=Rhodococcus opacus A0A2S8JCB4\_RHOOP  
OX=37919 GN=C5613\_12310 PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TK56\_RHOOP  
GN=COO55\_02965 PE=4 SV=1

DNA topoisomerase 1 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=topA PE=3 A0A3A9TQZ1\_RHOOP  
SV=1

Transaldolase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=tal PE=3 SV=1 A0A3A9U1J5\_RHOOP  
Phosphate-specific transport system accessory protein PhoU C1ATD1\_RHOOB  
OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=phoU PE=3 SV=1

Transcription elongation factor GreA OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AYG4\_RHOOB

OX=632772 GN=greA PE=3 SV=1  
 Fructose-1,6-bisphosphatase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AYH9\_RHOOB  
 OX=632772 GN=fbp PE=3 SV=1  
 Glutamate ABC transporter glutamate-binding protein OS=Rhodococcus C1B385\_RHOOB  
 opacus (strain B4) OX=632772 GN=gluB PE=4 SV=1  
 NADH dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B4V1\_RHOOB  
 GN=ndh PE=4 SV=1  
 Polyketide synthase Pks13 OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B937\_RHOOB  
 GN=pks13 PE=4 SV=1  
 2-isopropylmalate synthase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B9P5\_RHOOB  
 OX=632772 GN=leuA PE=3 SV=1  
 Inosine-5'-monophosphate dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus A0A1B1K3J9\_RHOOP  
 OX=37919 GN=guaB PE=3 SV=1  
 Peptide deformylase OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 GN=def K8XJI0\_RHOOP  
 PE=3 SV=1  
 50S ribosomal protein L10 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rplJ A0A076ETL6\_RHOOP (+2)  
 PE=3 SV=1  
 KsdD-like steroid dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KDD7\_RHOOP  
 GN=R1CP\_29965 PE=4 SV=1  
 Alkyl hydroperoxide reductase AhpD OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9T330\_RHOOP  
 GN=COO55\_40050 PE=3 SV=1  
 Single-stranded DNA-binding protein OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) C0ZV44\_RHOE4  
 OX=234621 GN=ssb PE=3 SV=1  
 Thioredoxin OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=trxA PE=3 SV=1 A0A076ENK9\_RHOOP (+3)  
 Alpha-hydroxy-acid oxidizing enzyme OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U465\_RHOOP  
 GN=COO55\_06095 PE=3 SV=1  
 Putative plasmid partitioning protein ParA OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1BE56\_RHOOB  
 OX=632772 GN=parA PE=4 SV=1  
 1-acyl-sn-glycerol-3-phosphate acyltransferase OS=Rhodococcus opacus K8XPF6\_RHOOP  
 M213 OX=1129896 GN=WSS\_A23970 PE=4 SV=1  
 Alkyl hydroperoxide reductase AhpD OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U023\_RHOOP (+2)  
 GN=COO55\_31470 PE=3 SV=1  
 50S ribosomal protein L18 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rplR A0A076EGR9\_RHOOP (+2)  
 PE=3 SV=1

Peptidyl-prolyl cis-trans isomerase OS=Rhodococcus opacus PD630 W8GX86\_RHOOP  
 OX=543736 GN=Pd630\_LPD00025 PE=3 SV=1

Glutamate transport ATP-binding protein GluA OS=Rhodococcus opacus A0A1B1K546\_RHOOP  
 OX=37919 GN=gluA2 PE=4 SV=1

Carbamoyl-phosphate synthase small chain OS=Rhodococcus erythropolis C0ZZC6\_RHOE4  
 (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=carA PE=3 SV=1

Phosphoglucomutase, alpha-D-glucose phosphate-specific OS=Rhodococcus opacus A0A3A9U3B7\_RHOOP  
 OX=37919 GN=COO55\_04355 PE=3 SV=1

Alpha-ketoacid dehydrogenase subunit beta OS=Rhodococcus opacus A0A3A9UFL7\_RHOOP (+1)  
 OX=37919 GN=COO55\_37260 PE=4 SV=1

Malto-oligosyltrehalose synthase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8JF89\_RHOOP  
 GN=treY PE=4 SV=1

Putative glycerophosphoryl diester phosphodiesterase OS=Rhodococcus opacus C1B8Z6\_RHOOB  
 (strain B4) OX=632772 GN=glpQ PE=4 SV=1

Protein PafB OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=pafB PE=4 SV=1 A0A1B1K908\_RHOOP (+3)

Threonine synthase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=thrC PE=3 A0A1B1KAS4\_RHOOP  
 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K949\_RHOOP (+5)  
 GN=R1CP\_22380 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1BE83\_RHOOB  
 GN=ROP\_pKNR-00310 PE=4 SV=1

Putative phosphatase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B771\_RHOOB  
 GN=ROP\_32770 PE=4 SV=1

PadR family transcriptional regulator OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KDL4\_RHOOP (+2)  
 GN=R1CP\_30275 PE=4 SV=1

Phosphatidylserine decarboxylase proenzyme OS=Rhodococcus opacus A0A3A9TZ21\_RHOOP  
 OX=37919 GN=psd PE=3 SV=1

Non-homologous end joining protein Ku OS=Rhodococcus opacus A0A076ECA6\_RHOOP (+4)  
 OX=37919 GN=ku PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KCB2\_RHOOP  
 GN=R1CP\_28035 PE=4 SV=1

Aldehyde dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EQ56\_RHOOP  
 GN=EP51\_26945 PE=3 SV=1

Transcription termination factor Rho OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AW12\_RHOOB

OX=632772 GN=rho PE=3 SV=1  
 Putative oxidoreductase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC C0ZLW6\_RHOE4  
 100887) OX=234621 GN=RER\_02350 PE=4 SV=1  
 Glutamine--fructose-6-phosphate aminotransferase [isomerizing] C0ZW84\_RHOE4  
 OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621  
 GN=gImS PE=3 SV=1  
 Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EIY6\_RHOOP (+6)  
 GN=EP51\_11020 PE=4 SV=1  
 Translation initiation factor IF-3 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K9C7\_RHOOP (+2)  
 GN=infC PE=3 SV=1  
 Acetate--CoA ligase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=acs PE=4 A0A3A9TRC0\_RHOOP  
 SV=1  
 60 kDa chaperonin OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=groL PE=3 A0A3A9TZ28\_RHOOP (+1)  
 SV=1  
 Succinate--CoA ligase [ADP-forming] subunit alpha OS=Rhodococcus C1A3F1\_RHOE4  
 erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=sucD PE=3  
 SV=1  
 ATP-binding subunit of ATP-dependent Clp protease OS=Rhodococcus K8XK36\_RHOOP  
 opacus M213 OX=1129896 GN=WSS\_A31570 PE=4 SV=1  
 Glycogen debranching enzyme GlgX OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U379\_RHOOP  
 GN=gIgX PE=3 SV=1  
 Two-component response regulator MtrA OS=Rhodococcus opacus (strain C1B1D7\_RHOOB  
 B4) OX=632772 GN=mtrA PE=4 SV=1  
 Malto-oligosyltrehalose synthase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U1R2\_RHOOP  
 GN=treY PE=4 SV=1  
 Isocitrate dehydrogenase [NADP] OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B149\_RHOOB  
 OX=632772 GN=icd PE=3 SV=1  
 23S rRNA (Guanosine(2251)-2'-O)-methyltransferase RlmB A0A076EN42\_RHOOP (+3)  
 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=C5613\_28095 PE=3 SV=1  
 NAD kinase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=ppnK PE=3 SV=1 A0A076EVU0\_RHOOP (+5)  
 Peptidase M13 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=COO55\_10960 A0A3A9TRD2\_RHOOP  
 PE=4 SV=1  
 Methylmalonyl-CoA carboxyltransferase OS=Rhodococcus opacus A0A076EP81\_RHOOP (+1)  
 OX=37919 GN=EP51\_21195 PE=4 SV=1

Sugar ABC transporter ATP-binding protein OS=Rhodococcus opacus A0A3A9TR95\_RHOOP  
OX=37919 GN=COO55\_15310 PE=3 SV=1

ArsR family transcriptional regulator OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EP33\_RHOOP  
GN=EP51\_20915 PE=4 SV=1

Glucose-1-phosphate adenylyltransferase OS=Rhodococcus opacus A0A076EIW3\_RHOOP (+2)  
OX=37919 GN=gIgC PE=3 SV=1

Dihydrolipoamide acetyltransferase component of pyruvate dehydrogenase complex OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=R1CP\_25750 PE=3  
SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EFG1\_RHOOP (+2)  
GN=EP51\_07055 PE=4 SV=1

Aspartokinase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=ask C1B9U9\_RHOOB  
PE=3 SV=1

DNA topoisomerase 1 OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1BA07\_RHOOB  
GN=topA PE=3 SV=1

Sec-independent protein translocase protein TatC OS=Rhodococcus opacus A0A1B1K8V1\_RHOOP (+2)  
OX=37919 GN=tatC PE=3 SV=1

Ferritin OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=ftn PE=3 C1B8Z8\_RHOOB  
SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K6I8\_RHOOP (+2)  
GN=R1CP\_17830 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TN29\_RHOOP  
GN=COO55\_03835 PE=4 SV=1

Family 65 glycosyl hydrolase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TNA1\_RHOOP  
GN=COO55\_09565 PE=4 SV=1

Bifunctional glutamine synthetase adenylyltransferase/adenylyl-removing enzyme OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=glnE PE=3  
SV=1

Transcription termination/antitermination protein NusA OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=nusA PE=3  
SV=1

PPOX class F420-dependent enzyme OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TRV9\_RHOOP  
GN=COO55\_16250 PE=4 SV=1

Soj/ParA-related protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K7B5\_RHOOP (+1)

GN=R1CP\_19250 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B9U0\_RHOOB

GN=ROP\_41960 PE=4 SV=1

Acyl-CoA dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EI50\_RHOOP (+4)

GN=EP51\_09135 PE=4 SV=1

Acyl-CoA oxidase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=R1CP\_27935 A0A1B1KC92\_RHOOP

PE=4 SV=1

Malate synthase G OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1ASU9\_RHOOB

GN=glcB PE=3 SV=1

27 kDa antigen Cfp30B OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=cfp30B A0A1B1JXU9\_RHOOP (+1)  
PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AX14\_RHOOB

GN=ROP\_56900 PE=4 SV=1

Transcription termination factor Rho OS=Rhodococcus erythropolis (strain C1A1Z2\_RHOE4  
PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=rho PE=3 SV=1

Aldehyde dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AZW5\_RHOOB

GN=ROP\_61390 PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B473\_RHOOB

GN=ROP\_68150 PE=4 SV=1

NAD(P)/FAD-dependent oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus A0A3A9UB49\_RHOOP  
OX=37919 GN=COO55\_19560 PE=4 SV=1

Cyclase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=C5613\_12045 PE=4 A0A076ELW5\_RHOOP (+4)  
SV=1

Fumarylacetoacetate OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B0R8\_RHOOB

GN=ROP\_20210 PE=4 SV=1

VOC family protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U407\_RHOOP (+1)  
GN=COO55\_12365 PE=4 SV=1

Enoyl-[acyl-carrier-protein] reductase [NADH] OS=Rhodococcus opacus C1B4R0\_RHOOB  
(strain B4) OX=632772 GN=fabI PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1ASV0\_RHOOB

GN=ROP\_06350 PE=4 SV=1

Putative glycosidase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AY75\_RHOOB

GN=ROP\_58230 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TZA1\_RHOOP

GN=COO55\_26265 PE=4 SV=1  
 Fe-S cluster assembly protein SufB OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EE31\_RHOOP (+3)  
 GN=sufB PE=4 SV=1  
 Valine-tRNA ligase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC C1A1M3\_RHOE4  
 100887) OX=234621 GN=valS PE=3 SV=1  
 3-hydroxyacyl-CoA dehydrogenase type-2 OS=Rhodococcus opacus A0A1B1JXH7\_RHOOP (+2)  
 OX=37919 GN=R1CP\_01465 PE=3 SV=1  
 Daunorubicin/doxorubicin resistance ABC transporter ATP-binding protein A0A3A9TLQ7\_RHOOP  
 DrrA OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=COO55\_02515 PE=4 SV=1  
 Carbonic anhydrase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1BAB0\_RHOOB  
 GN=ROP\_43660 PE=3 SV=1  
 Alpha-1,4-glucan:maltose-1-phosphate maltosyltransferase C1AVX4\_RHOOB  
 OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=glgE PE=3 SV=1  
 Menaquinol-cytochrome c reductase iron-sulfur protein OS=Rhodococcus C1A120\_RHOE4  
 erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=qcrA PE=4  
 SV=1  
 Oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B0B6\_RHOOB  
 GN=ROP\_18690 PE=4 SV=1  
 Chromosome partitioning protein ParB OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B7R8\_RHOOB  
 OX=632772 GN=parB PE=3 SV=1  
 RNA polymerase sigma factor OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / C0ZX09\_RHOE4  
 NBRC 100887) OX=234621 GN=sigH PE=3 SV=1  
 Putative cobaltochelatase CobN subunit OS=Rhodococcus erythropolis C0ZZR4\_RHOE4  
 (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=cobN PE=4 SV=1  
 DUF3027 domain-containing protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TPE7\_RHOOP  
 GN=COO55\_11705 PE=4 SV=1  
 Amino acid adenylation protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9UIJ5\_RHOOP  
 GN=COO55\_14800 PE=4 SV=1  
 Phosphate-binding protein PstS OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1JZS6\_RHOOP (+1)  
 GN=pstS3 PE=3 SV=1  
 Putative oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K3K6\_RHOOP (+1)  
 GN=R1CP\_12430 PE=4 SV=1  
 Acrylyl-CoA reductase AcuI OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=acuI A0A1B1KE11\_RHOOP  
 PE=4 SV=1

Succinate dehydrogenase flavoprotein subunit OS=Rhodococcus opacus A0A2S8IVG6\_RHOOP  
OX=37919 GN=C5613\_31670 PE=3 SV=1

Putative ABC transporter ATP-binding protein OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) A0A1Q6\_RHOE4  
OX=234621 GN=RER\_38330 PE=4 SV=1

Signal recognition particle protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K4G6\_RHOOP  
GN=ffh PE=3 SV=1

Putative ABC transporter substrate-binding protein OS=Rhodococcus opacus C1B092\_RHOOB  
(strain B4) OX=632772 GN=ROP\_18450 PE=4 SV=1

Signal recognition particle protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B2R5\_RHOOB  
OX=632772 GN=ffh PE=3 SV=1

LLM class F420-dependent oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus A0A3A9U395\_RHOOP  
OX=37919 GN=COO55\_25270 PE=4 SV=1

Carbamoyl-phosphate synthase small chain OS=Rhodococcus opacus M213 K8XAS7\_RHOOP  
OX=1129896 GN=carA PE=3 SV=1

Nicotinate phosphoribosyltransferase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9UGB7\_RHOOP  
GN=COO55\_29270 PE=3 SV=1

Fructose-1,6-bisphosphatase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) A0A2W2\_RHOE4  
OX=234621 GN=fbp PE=3 SV=1

CRP/FNR family transcriptional regulator OS=Rhodococcus erythropolis C0ZND6\_RHOE4  
(strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=RER\_04800 PE=4 SV=1

7,8-didemethyl-8-hydroxy-5-deazariboflavine synthase OS=Rhodococcus opacus C1AZI2\_RHOOB  
(strain B4) OX=632772 GN=fbiC PE=3 SV=1

Stage II sporulation protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TRY9\_RHOOP  
GN=COO55\_16410 PE=4 SV=1

Zinc-binding dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TRV7\_RHOOP  
GN=COO55\_11855 PE=3 SV=1

Hydrolase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=R1CP\_18410 PE=4 A0A1B1K704\_RHOOP (+1)  
SV=1

Tat pathway signal sequence domain protein OS=Rhodococcus opacus A0A3A9TNF4\_RHOOP  
OX=37919 GN=COO55\_09665 PE=4 SV=1

Polyphosphate glucokinase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=ppgK A0A1B1K582\_RHOOP  
PE=4 SV=1

3-oxoacyl-[acyl-carrier-protein] reductase FabG OS=Rhodococcus opacus A0A1B1K6A8\_RHOOP

OX=37919 GN=fabG5 PE=4 SV=1  
 DNA-binding response regulator OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TPX2\_RHOOP (+1)  
 GN=COO55\_12230 PE=4 SV=1  
 Isocitrate lyase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) C0ZUN7\_RHOE4  
 OX=234621 GN=aceA PE=4 SV=1  
 Adenosine deaminase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=add PE=3 A0A1B1K3R1\_RHOOP  
 SV=1  
 Phage holin family protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TV57\_RHOOP  
 GN=COO55\_15070 PE=4 SV=1  
 Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1JZU6\_RHOOP (+4)  
 GN=R1CP\_05745 PE=4 SV=1  
 50S ribosomal protein L4 OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) C0ZW26\_RHOE4  
 OX=234621 GN=rplD PE=3 SV=1  
 Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B9K8\_RHOOB  
 GN=ROP\_41140 PE=4 SV=1  
 Cupin OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=COO55\_22570 PE=4 A0A3A9TUQ4\_RHOOP  
 SV=1  
 50S ribosomal protein L21 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rplI A0A076EWT9\_RHOOP (+2)  
 PE=3 SV=1  
 Virulence factor mviN OS=Rhodococcus opacus PD630 OX=543736 W8HFL5\_RHOOP  
 GN=OPAG\_07521 PE=4 SV=1  
 Ribonucleoside-diphosphate reductase subunit beta OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) C0ZXH6\_RHOE4  
 OX=234621 GN=nrdF PE=3 SV=1  
 Putative acetyl-CoA acyltransferase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) C0ZRS9\_RHOE4  
 OX=234621 GN=fadA PE=3 SV=1  
 Putative electron transfer flavoprotein beta subunit OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) C0ZZJ6\_RHOE4  
 OX=234621 GN=etfB PE=4 SV=1  
 Bifunctional purine biosynthesis protein PurH OS=Rhodococcus opacus C1AWX2\_RHOOB  
 (strain B4) OX=632772 GN=purH PE=3 SV=1  
 Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KAN3\_RHOOP  
 GN=R1CP\_24855 PE=4 SV=1  
 3-phosphoshikimate 1-carboxyvinyltransferase OS=Rhodococcus opacus A0A2S8JH98\_RHOOP  
 OX=37919 GN=aroA PE=3 SV=1

3-oxoacyl-ACP reductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U4J3\_RHOOP (+1)  
GN=COO55\_12055 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B0Y7\_RHOOB  
GN=ROP\_20900 PE=4 SV=1

Acyl-CoA desaturase DesA3 OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B1E9\_RHOOB  
OX=632772 GN=desA3 PE=4 SV=1

Gamma-glutamyl phosphate reductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EVR2\_RHOOP  
GN=proA PE=3 SV=1

Putative ATP-dependent helicase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B184\_RHOOB  
OX=632772 GN=ROP\_63320 PE=4 SV=1

Peptidase C56 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=EP51\_13370 PE=4 A0A076EQ66\_RHOOP (+4)  
SV=1

Signal recognition particle receptor FtsY OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B2R1\_RHOOB  
OX=632772 GN=ftsY PE=3 SV=1

Putative aminotransferase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B3B2\_RHOOB  
GN=ROP\_67820 PE=3 SV=1

ATP-dependent Clp protease proteolytic subunit OS=Rhodococcus opacus C1AVQ4\_RHOOB  
(strain B4) OX=632772 GN=clpP PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K3Y7\_RHOOP  
GN=R1CP\_13110 PE=4 SV=1

Acyl-CoA thioesterase OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 K8XN36\_RHOOP  
GN=WSS\_A26225 PE=4 SV=1

Aminodeoxychorismate synthase, component I OS=Rhodococcus opacus A0A3A9TLH4\_RHOOP  
OX=37919 GN=pabB PE=4 SV=1

Transaldolase OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 GN=tal PE=3 K8X909\_RHOOP  
SV=1

4-hydroxy-3-methylbut-2-en-1-yl diphosphate synthase (flavodoxin) C0ZY27\_RHOE4  
OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621  
GN=ispG PE=3 SV=1

Glutamate synthase small subunit OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B7Y0\_RHOOB  
OX=632772 GN=gltD PE=4 SV=1

Two-component histidine kinase MprB OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AX10\_RHOOB  
OX=632772 GN=mprB PE=4 SV=1

4Fe-4S ferredoxin OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=COO55\_37345 A0A3A9U246\_RHOOP

PE=4 SV=1

Periplasmic binding family protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KD41\_RHOOP  
GN=R1CP\_29355 PE=4 SV=1

Putative 3-oxoacyl-[acyl-carrier-protein] reductase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=RER\_11200  
PE=4 SV=1

Ribosomal RNA small subunit methyltransferase OS=Rhodococcus opacus K8XNA8\_RHOOP  
M213 OX=1129896 GN=WSS\_A31975 PE=3 SV=1

Geranylgeranyl pyrophosphate synthase OS=Rhodococcus opacus A0A3A9U7C2\_RHOOP  
OX=37919 GN=COO55\_30940 PE=3 SV=1

Putative non-heme bromoperoxidase BpoC OS=Rhodococcus opacus A0A1B1JZD8\_RHOOP (+2)  
OX=37919 GN=bpoC PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B8W8\_RHOOB  
GN=ROP\_38740 PE=4 SV=1

Ribonucleoside-diphosphate reductase subunit beta OS=Rhodococcus opacus A0A076EE55\_RHOOP (+1)  
OX=37919 GN=EP51\_08300 PE=3 SV=1

Serine hydroxymethyltransferase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EIU0\_RHOOP (+3)  
GN=glyA PE=3 SV=1

Succinate--CoA ligase [ADP-forming] subunit alpha OS=Rhodococcus opacus A0A076EJV3\_RHOOP (+2)  
OX=37919 GN=sucD PE=3 SV=1

Phosphoenolpyruvate carboxykinase [GTP] OS=Rhodococcus opacus A0A1B1K0M6\_RHOOP  
OX=37919 GN=pckG1 PE=3 SV=1

Multifunctional 2-oxoglutarate metabolism enzyme OS=Rhodococcus opacus A0A1B1K311\_RHOOP  
OX=37919 GN=kgd PE=4 SV=1

DNA-directed RNA polymerase subunit alpha OS=Rhodococcus opacus A0A1B1K3F8\_RHOOP (+3)  
OX=37919 GN=rpoA PE=3 SV=1

UDP-glucose 4-epimerase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=galE2 A0A1B1K585\_RHOOP (+1)  
PE=3 SV=1

ATP synthase subunit b OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=atpF A0A1B1KAU3\_RHOOP (+1)  
PE=3 SV=1

Pyruvate carboxylase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8JGU2\_RHOOP  
GN=C5613\_02775 PE=4 SV=1

S9 family peptidase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TYE0\_RHOOP  
GN=COO55\_29830 PE=4 SV=1

Ribonucleoside-diphosphate reductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U2P5\_RHOOP  
 GN=COO55\_04225 PE=3 SV=1

Pyruvate dehydrogenase E1 component OS=Rhodococcus opacus A0A3A9UMI9\_RHOOP  
 OX=37919 GN=aceE PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=RER\_30070 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 K8X8N6\_RHOOP  
 GN=WSS\_A35442 PE=4 SV=1

Glycogen phosphorylase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EV84\_RHOOP  
 GN=EP51\_35655 PE=4 SV=1

DUF4193 domain-containing protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EU07\_RHOOP (+3)  
 GN=C5613\_28790 PE=4 SV=1

Phosphate import ATP-binding protein PstB OS=Rhodococcus erythropolis C0ZP13\_RHOE4  
 (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=pstB PE=3 SV=1

Bifunctional aldehyde dehydrogenase/enoyl-CoA hydratase K8XW11\_RHOOP  
 OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 GN=WSS\_A12063 PE=4  
 SV=1

Daunorubicin/doxorubicin resistance ABC transporter ATP-binding protein A0A3A9TQT9\_RHOOP (+1)  
 DrrA OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=COO55\_14240 PE=4 SV=1

Polyribonucleotide nucleotidyltransferase (Fragment) OS=Rhodococcus U5U433\_RHOOP  
 opacus OX=37919 GN=pnp PE=3 SV=1

Mycetyltransferase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B932\_RHOOB  
 GN=csp1 PE=4 SV=1

DNA helicase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=uvrD2 PE=4 SV=1 A0A1B1K499\_RHOOP (+1)

Esterase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=COO55\_16360 PE=4 A0A3A9U6T8\_RHOOP  
 SV=1

DUF1508 domain-containing protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8IW19\_RHOOP  
 GN=C5613\_31160 PE=4 SV=1

Acetyl-CoA C-acyltransferase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U712\_RHOOP  
 GN=COO55\_22685 PE=3 SV=1

Carbamoyl-phosphate synthase small chain OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=carA PE=3 SV=1 C1B4J0\_RHOOB

Glucose-6-phosphate 1-dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KD87\_RHOOP (+1)  
 GN=zwf2 PE=3 SV=1

Alpha/beta hydrolase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8J0K5\_RHOOP (+3)  
 GN=C5613\_27835 PE=4 SV=1

Universal stress protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KCX7\_RHOOP (+1)  
 GN=R1CP\_29045 PE=4 SV=1

Beta-ketoacyl-[acyl-carrier-protein] synthase II OS=Rhodococcus opacus A0A3A9UUP5\_RHOOP (+1)  
 OX=37919 GN=COO55\_30455 PE=3 SV=1

Cell division protein FtsZ OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / C1A0X2\_RHOE4  
 NBRC 100887) OX=234621 GN=ftsZ PE=3 SV=1

ATP-dependent zinc metalloprotease FtsH OS=Rhodococcus opacus (strain C1BA67\_RHOOB  
 B4) OX=632772 GN=ftsH PE=3 SV=1

Phenylacetic acid degradation bifunctional protein PaaZ OS=Rhodococcus A0A2S8IM81\_RHOOP  
 opacus OX=37919 GN=C5613\_37925 PE=4 SV=1

Pyruvate kinase OS=Rhodococcus opacus PD630 OX=543736 W8GUJ2\_RHOOP  
 GN=Pd630\_LPD01918 PE=3 SV=1

SPFH/Band 7/PHB domain protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9UBY2\_RHOOP  
 GN=COO55\_00515 PE=4 SV=1

Glutamate synthase large subunit OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B7X9\_RHOOB  
 OX=632772 GN=gltB PE=4 SV=1

FAD-binding oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TYB5\_RHOOP  
 GN=COO55\_28270 PE=4 SV=1

Putative S9A family peptidase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B0A6\_RHOOB  
 OX=632772 GN=ROP\_18590 PE=4 SV=1

Long-chain fatty acyl-AMP ligase FadD32 OS=Rhodococcus opacus (strain C1B936\_RHOOB  
 B4) OX=632772 GN=fadD32 PE=4 SV=1

UPF0678 fatty acid-binding protein-like protein ROP\_49350 C1ATB8\_RHOOB  
 OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=ROP\_49350 PE=3  
 SV=1

LLM class F420-dependent oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus A0A3A9TXN9\_RHOOP  
 OX=37919 GN=COO55\_24005 PE=4 SV=1

Dihydrolipoyl dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B5N0\_RHOOB  
 OX=632772 GN=lpd PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K0G4\_RHOOP (+1)  
 GN=R1CP\_06925 PE=4 SV=1

Putative 3-oxoacyl-[acyl-carrier-protein] reductase OS=Rhodococcus opacus C1AV06\_RHOOB

(strain B4) OX=632772 GN=ROP\_52490 PE=4 SV=1

UDP-galactopyranose mutase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=glf A0A076EMN0\_RHOOP (+3)  
PE=4 SV=1

50S ribosomal protein L19 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rplS A0A076EHE3\_RHOOP  
PE=3 SV=1

Sensor kinase OS=Rhodococcus opacus PD630 OX=543736 A0A3G9M2U0\_RHOOP  
GN=OPAG\_06466 PE=4 SV=1

Decaprenylphosphoryl-beta-D-ribose oxidase OS=Rhodococcus opacus A0A076EPA0\_RHOOP (+3)  
OX=37919 GN=EP51\_21140 PE=4 SV=1

N5-carboxyaminoimidazole ribonucleotide synthase OS=Rhodococcus A0A3A9U068\_RHOOP  
opacus OX=37919 GN=purK PE=3 SV=1

Putative aminotransferase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / C0ZV94\_RHOE4 (+1)  
NBRC 100887) OX=234621 GN=RER\_58800 PE=3 SV=1

Ribosome-recycling factor OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=frr A0A076EGZ5\_RHOOP  
PE=3 SV=1

3-oxoacyl-[acyl-carrier-protein] synthase 3 OS=Rhodococcus opacus A0A3A9TSR7\_RHOOP  
OX=37919 GN=fabH PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KCG2\_RHOOP (+2)  
GN=R1CP\_28395 PE=4 SV=1

Putative beta-mannosidase B OS=Rhodococcus opacus PD630 OX=543736 W8H3M7\_RHOOP  
GN=Pd630\_LPD02375 PE=4 SV=1

4-hydroxy-tetrahydrodipicolinate synthase OS=Rhodococcus opacus A0A1B1K8E9\_RHOOP (+2)  
OX=37919 GN=dapA2 PE=3 SV=1

Pyridoxal 5'-phosphate synthase subunit PdxS OS=Rhodococcus opacus A0A076EGI8\_RHOOP (+3)  
OX=37919 GN=pdxS PE=3 SV=1

50S ribosomal protein L17 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rplQ A0A076EHZ9\_RHOOP (+2)  
PE=3 SV=1

Serine hydroxymethyltransferase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 C1A2X5\_RHOE4  
/ NBRC 100887) OX=234621 GN=glyA PE=3 SV=1

MarR family transcriptional regulator OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K7G7\_RHOOP (+2)  
GN=R1CP\_19415 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U508\_RHOOP  
GN=COO55\_25290 PE=4 SV=1

FMN-binding glutamate synthase family protein OS=Rhodococcus opacus A0A3A9Tzs7\_RHOOP

OX=37919 GN=COO55\_27260 PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 K8X8F7\_RHOOP  
GN=WSS\_A39561 PE=4 SV=1

Sarcosine oxidase subunit gamma OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TXI2\_RHOOP  
GN=COO55\_27555 PE=4 SV=1

Putative fatty-acid--CoA ligase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AZJ2\_RHOOB  
OX=632772 GN=ROP\_60160 PE=4 SV=1

Ribosome maturation factor RimP OS=Rhodococcus opacus M213 K8XPZ0\_RHOOP  
OX=1129896 GN=rimP PE=3 SV=1

Heat shock protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=R1CP\_14505 A0A1B1K4T0\_RHOOP  
PE=3 SV=1

Glutamate ABC transporter ATP-binding protein OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=gluA PE=4  
SV=1

Stress-like protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=R1CP\_30080 A0A1B1KDE8\_RHOOP (+1)  
PE=4 SV=1

Putative oxidoreductase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=RER\_03840 PE=4 SV=1

Glycerol-3-phosphate dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TZ49\_RHOOP  
GN=COO55\_02940 PE=3 SV=1

TlyA family RNA methyltransferase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9UDA0\_RHOOP (+3)  
GN=COO55\_31790 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K7N1\_RHOOP (+2)  
GN=R1CP\_19755 PE=4 SV=1

Putative exodeoxyribonuclease III OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=xthA PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B998\_RHOOB  
GN=ROP\_40040 PE=4 SV=1

Pyruvate dehydrogenase E1 component OS=Rhodococcus opacus A0A076F2D8\_RHOOP  
OX=37919 GN=EP51\_36985 PE=4 SV=1

Lipoprotein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=R1CP\_09240 PE=4 A0A1B1K1X5\_RHOOP  
SV=1

UDP-N-acetylmuramate--L-alanine ligase OS=Rhodococcus opacus A0A1B1K9K3\_RHOOP  
OX=37919 GN=murC PE=3 SV=1

Ribonuclease, Rne/Rng family domain protein OS=Rhodococcus opacus A0A1B1KA85\_RHOOP  
OX=37919 GN=R1CP\_24400 PE=4 SV=1

Pyruvate dehydrogenase E1 component OS=Rhodococcus opacus A0A1B1KDT5\_RHOOP  
OX=37919 GN=aceE2 PE=4 SV=1

Dihydrolipoamide acetyltransferase component of pyruvate dehydrogenase complex OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=sucB PE=3 SV=1

Multifunctional oxoglutarate decarboxylase/oxoglutarate dehydrogenase thiamine pyrophosphate-binding subunit/dihydrolipoyllysine-residue succinyltransferase subunit OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=kgd PE=4 SV=1

Glutamyl-tRNA(Gln) amidotransferase subunit A OS=Rhodococcus opacus A0A3A9TPB0\_RHOOP  
OX=37919 GN=gatA PE=3 SV=1

Methionyl-tRNA formyltransferase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TQ51\_RHOOP  
GN=COO55\_12980 PE=4 SV=1

DNA gyrase subunit A OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B7U1\_RHOOB  
GN=gyrA PE=3 SV=1

Glutamate-binding protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8JDD4\_RHOOP  
GN=C5613\_12175 PE=4 SV=1

DNA polymerase I OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=polA PE=3 A0A3A9TZB8\_RHOOP  
SV=1

Succinate dehydrogenase flavoprotein subunit OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=sdhA PE=3 SV=1

UvrABC system protein A OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=uvrA A0A3A9UR38\_RHOOP  
PE=3 SV=1

Putative zinc-containing alcohol dehydrogenase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=RER\_18210 PE=3 SV=1

Beta-ketoadipyl-CoA thiolase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KE99\_RHOOP  
GN=R1CP\_31465 PE=3 SV=1

Beta-lactamase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=EP51\_17160 A0A076EKL7\_RHOOP (+2)  
PE=4 SV=1

Putative enoyl-CoA hydratase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=RER\_51630 PE=3 SV=1

NADP-dependent oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EIH5\_RHOOP

GN=EP51\_10880 PE=4 SV=1

Malate synthase G OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=glcB PE=3 A0A3A9TZJ5\_RHOOP  
SV=1

Glutamine--fructose-6-phosphate aminotransferase [isomerizing] C1B063\_RHOOB  
OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=glmS PE=3 SV=1

Valine--tRNA ligase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=valS PE=3 A0A3A9TYE9\_RHOOP  
SV=1

Putative ATP-dependent helicase lhr OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K3Z6\_RHOOP  
GN=lhr PE=4 SV=1

Putative NAD(P)H nitroreductase acg OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K6L1\_RHOOP  
GN=acg PE=4 SV=1

Malate dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EYJ1\_RHOOP  
GN=EP51\_42585 PE=4 SV=1

NADH-quinone oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8IS50\_RHOOP  
GN=C5613\_34220 PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) C0ZP23\_RHOE4  
OX=234621 GN=RER\_48110 PE=4 SV=1

Putative trans-acting enoyl reductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K918\_RHOOP (+2)  
GN=R1CP\_22200 PE=4 SV=1

2,3,4,5-tetrahydropyridine-2,6-dicarboxylate N-succinyltransferase C1A2P5\_RHOE4  
OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621  
GN=dapD PE=3 SV=1

Chaperone protein ClpB OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=clpB A0A3A9U5N1\_RHOOP  
PE=3 SV=1

Transcription initiation protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EN79\_RHOOP (+4)  
GN=EP51\_22350 PE=4 SV=1

Glucose-6-phosphate 1-dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K6F6\_RHOOP  
GN=zwf1 PE=3 SV=1

Sulfurtransferase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=sseA PE=4 A0A1B1K3T5\_RHOOP  
SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076ESS7\_RHOOP (+3)  
GN=EP51\_32735 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U378\_RHOOP  
GN=COO55\_10870 PE=4 SV=1

Aconitate hydratase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B4Q3\_RHOOB  
 GN=acn PE=3 SV=1

Putative ribonuclease OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AVK3\_RHOOB  
 GN=ROP\_10360 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8JAY9\_RHOOP  
 GN=C5613\_14955 PE=4 SV=1

Putative oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B442\_RHOOB  
 GN=ROP\_26430 PE=3 SV=1

Sugar ABC transporter ATP-binding protein OS=Rhodococcus opacus M213 K8X6A8\_RHOOP  
 OX=1129896 GN=WSS\_A39526 PE=3 SV=1

Acetyl-CoA C-acyltransferase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9UP26\_RHOOP  
 GN=COO55\_27235 PE=3 SV=1

Antitermination regulator OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U2L1\_RHOOP  
 GN=COO55\_36820 PE=4 SV=1

FAD-binding oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9UU07\_RHOOP  
 GN=COO55\_11110 PE=4 SV=1

Heme-binding protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TNS8\_RHOOP (+1)  
 GN=COO55\_10060 PE=4 SV=1

3-oxoacyl-[acyl-carrier-protein] synthase II OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AUG3\_RHOOB  
 GN=fabF PE=3 SV=1

Antigen 85 protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=R1CP\_28415 A0A1B1KCL4\_RHOOP (+2)  
 PE=4 SV=1

Sulfurtransferase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B1A0\_RHOOB  
 GN=ROP\_63480 PE=4 SV=1

Signal transduction protein GarA OS=Rhodococcus opacus M213 K8XGJ6\_RHOOP  
 OX=1129896 GN=WSS\_A37849 PE=4 SV=1

Malto-oligosyltrehalose synthase OS=Rhodococcus opacus PD630 W8H2Q3\_RHOOP  
 OX=543736 GN=OPAG\_05955 PE=4 SV=1

GTPase Era OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=era PE=3 SV=1 A0A076EXE0\_RHOOP (+3)

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KF86\_RHOOP (+1)  
 GN=R1CP\_33170 PE=4 SV=1

Putative acetyl-CoA acyltransferase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B748\_RHOOB  
 OX=632772 GN=ROP\_32540 PE=3 SV=1

UvrABC system protein A OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / C1A073\_RHOE4

NBRC 100887) OX=234621 GN=uvrA PE=3 SV=1  
 GMP synthase [glutamine-hydrolyzing] OS=Rhodococcus opacus A0A1B1K3K4\_RHOOP (+2)  
 OX=37919 GN=guaA PE=3 SV=1  
 DUF2334 domain-containing protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TS92\_RHOOP (+2)  
 GN=COO55\_12410 PE=4 SV=1  
 Putative inosine-5'-monophosphate dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus C1B4T5\_RHOOB  
 (strain B4) OX=632772 GN=ROP\_70270 PE=4 SV=1  
 Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B9M9\_RHOOB  
 GN=ROP\_41350 PE=4 SV=1  
 Acetoin dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TQI9\_RHOOP  
 GN=COO55\_06430 PE=3 SV=1  
 Phenylalanine--tRNA ligase beta subunit OS=Rhodococcus opacus (strain C1AT04\_RHOOB  
 B4) OX=632772 GN=pheT PE=3 SV=1  
 Deoxyuridine 5'-triphosphate nucleotidohydrolase OS=Rhodococcus opacus A0A2S8JC71\_RHOOP  
 OX=37919 GN=dut PE=3 SV=1  
 Polyketide cyclase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TZP1\_RHOOP  
 GN=COO55\_31880 PE=4 SV=1  
 Acetate--CoA ligase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U4K8\_RHOOP  
 GN=COO55\_37250 PE=4 SV=1  
 Transcription antitermination protein NusB OS=Rhodococcus opacus A0A076EFI7\_RHOOP (+4)  
 OX=37919 GN=nusB PE=3 SV=1  
 Bifunctional purine biosynthesis protein PurH OS=Rhodococcus erythropolis C1A3E6\_RHOE4  
 (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=purH PE=3 SV=1  
 Cobaltochelatase subunit CobN OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8IQR0\_RHOOP  
 GN=C5613\_34990 PE=4 SV=1  
 Putative ABC transporter ATP-binding protein OS=Rhodococcus erythropolis C1A2L7\_RHOE4  
 (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=RER\_41440  
 PE=3 SV=1  
 Probable GTP-binding protein TypA OS=Rhodococcus erythropolis (strain C1A2R5\_RHOE4  
 PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=typA PE=4 SV=1  
 Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U1J4\_RHOOP  
 GN=COO55\_36270 PE=4 SV=1  
 NADH-quinone oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9UG04\_RHOOP  
 GN=COO55\_06980 PE=3 SV=1

IclR family transcriptional regulator OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EF62\_RHOOP (+3)  
 GN=EP51\_09965 PE=4 SV=1

GNAT family N-acetyltransferase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TKE8\_RHOOP  
 GN=COO55\_03445 PE=4 SV=1

4-hydroxy-tetrahydrodipicolinate synthase OS=Rhodococcus erythropolis C0ZYK5\_RHOE4  
 (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=dapA PE=3 SV=1

Flippase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=EP51\_23465 PE=4 A0A076EQI0\_RHOOP  
 SV=1

AAA family ATPase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U219\_RHOOP  
 GN=COO55\_37230 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U2G2\_RHOOP  
 GN=COO55\_37505 PE=3 SV=1

Magnesium chelatase subunit chlI OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K1T6\_RHOOP  
 GN=R1CP\_09325 PE=4 SV=1

Glutamine--fructose-6-phosphate aminotransferase [isomerizing] A0A1B1K3K7\_RHOOP (+1)  
 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=glmS PE=3 SV=1

UvrABC system protein C OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=uvrC A0A3A9TIT5\_RHOOP  
 PE=3 SV=1

S-adenosylmethionine synthase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076ECD9\_RHOOP (+1)  
 GN=metK PE=3 SV=1

Proline--tRNA ligase OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 K8XLG0\_RHOOP  
 GN=proS PE=3 SV=1

Pyruvate dehydrogenase E1 component OS=Rhodococcus opacus PD630 W8HHD1\_RHOOP  
 OX=543736 GN=Pd630\_LPD05298 PE=4 SV=1

NADH dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K6L8\_RHOOP (+2)  
 GN=R1CP\_17625 PE=4 SV=1

Phosphoenolpyruvate carboxykinase [GTP] OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AUY7\_RHOOB  
 GN=pckG PE=3 SV=1

2,3,4,5-tetrahydropyridine-2,6-dicarboxylate N-succinyltransferase A0A1B1K2V7\_RHOOP (+1)  
 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=dapD PE=3 SV=1

Phosphogluconate dehydratase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8JBG1\_RHOOP  
 GN=C5613\_15355 PE=3 SV=1

Glycogen debranching enzyme OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AU23\_RHOOB  
 OX=632772 GN=glgX PE=3 SV=1

Acetyl-CoA acyltransferase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B496\_RHOOB  
 OX=632772 GN=fadA PE=3 SV=1

Integration host factor OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EKK9\_RHOOP (+3)  
 GN=C5613\_35605 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AX16\_RHOOB  
 GN=ROP\_56920 PE=4 SV=1

LuxR family transcriptional regulator OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EIF3\_RHOOP (+5)  
 GN=EP51\_09530 PE=4 SV=1

Enoyl-CoA hydratase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K497\_RHOOP  
 GN=R1CP\_13685 PE=4 SV=1

Aldo/keto reductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U271\_RHOOP  
 GN=COO55\_32060 PE=4 SV=1

Short-chain dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TS24\_RHOOP  
 GN=COO55\_12070 PE=4 SV=1

ATP-dependent RNA helicase DeaD OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K359\_RHOOP (+1)  
 GN=deaD PE=3 SV=1

Phosphogluconate dehydratase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EUC5\_RHOOP  
 GN=EP51\_31010 PE=3 SV=1

Gamma-glutamyl phosphate reductase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AVI9\_RHOOB  
 OX=632772 GN=proA PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 K8XJ77\_RHOOP  
 GN=WSS\_A15824 PE=4 SV=1

DNA gyrase subunit B OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B7T5\_RHOOB  
 GN=gyrB PE=3 SV=1

Ribonuclease J OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=rnj C1B364\_RHOOB  
 PE=3 SV=1

Ribonuclease E OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=EP51\_36360 A0A076EX77\_RHOOP  
 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EJ01\_RHOOP  
 GN=EP51\_13995 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K4G3\_RHOOP (+2)  
 GN=R1CP\_14050 PE=4 SV=1

ATP-dependent 6-phosphofructokinase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B2L2\_RHOOB  
 OX=632772 GN=pfkA PE=3 SV=1

Glycine--tRNA ligase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=glyQS A0A1B1KA10\_RHOOP  
PE=3 SV=1

Methylmalonate-semialdehyde dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus C1AW62\_RHOOB  
(strain B4) OX=632772 GN=mmsA PE=4 SV=1

Acetyl-CoA acetyltransferase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AVY4\_RHOOB  
OX=632772 GN=ROP\_11670 PE=3 SV=1

Phenylacetate-coenzyme A ligase OS=Rhodococcus opacus M213 K8XW23\_RHOOP  
OX=1129896 GN=WSS\_A12113 PE=3 SV=1

GTP-binding protein TypA OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AZH0\_RHOOB  
OX=632772 GN=typA PE=4 SV=1

NAD-dependent malic enzyme OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U183\_RHOOP  
GN=COO55\_35305 PE=4 SV=1

DUF1918 domain-containing protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U209\_RHOOP (+1)  
GN=COO55\_37170 PE=4 SV=1

ATP-dependent dsDNA exonuclease OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8IRC5\_RHOOP  
GN=C5613\_34440 PE=4 SV=1

Glycine cleavage system H protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EY66\_RHOOP (+5)  
GN=gcvH PE=3 SV=1

ATP-dependent 6-phosphofructokinase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EHI2\_RHOOP (+3)  
GN=pfkA PE=3 SV=1

UvrABC system protein A OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AT14\_RHOOB  
GN=uvrA PE=3 SV=1

Enoyl-CoA hydratase/isomerase family protein OS=Rhodococcus opacus C1B2P4\_RHOOB  
(strain B4) OX=632772 GN=ROP\_65640 PE=4 SV=1

5'-3' exonuclease OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=COO55\_32305 A0A3A9TZQ9\_RHOOP  
PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076ETH0\_RHOOP (+1)  
GN=EP51\_29610 PE=4 SV=1

NAD-dependent malic enzyme OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KIB5\_RHOOP  
GN=R1CP\_38335 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AZ09\_RHOOB  
GN=ROP\_16900 PE=4 SV=1

Phenylacetate-coenzyme A ligase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TV26\_RHOOP  
GN=paaF PE=3 SV=1

Preprotein translocase subunit SecA OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8JE78\_RHOOP  
 GN=C5613\_09215 PE=4 SV=1

Type VII secretion protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EII6\_RHOOP  
 GN=EP51\_09780 PE=4 SV=1

Cell division ATPase OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 K8X9V9\_RHOOP  
 GN=WSS\_A36713 PE=3 SV=1

GYD domain protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8JAJ5\_RHOOP  
 GN=C5613\_15820 PE=4 SV=1

Cytokinin riboside 5'-monophosphate phosphoribohydrolase C1AZK1\_RHOOB  
 OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=ROP\_60250 PE=3  
 SV=1

Polyphosphate kinase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B2N4\_RHOOB  
 GN=ppk PE=3 SV=1

Acetyl-CoA C-acyltransferase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9UFR2\_RHOOP  
 GN=COO55\_08770 PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EHR6\_RHOOP (+4)  
 GN=EP51\_09320 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B1W9\_RHOOB  
 GN=ROP\_21460 PE=4 SV=1

Putative oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B8Z2\_RHOOB  
 GN=ROP\_38980 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1BA96\_RHOOB  
 GN=ROP\_43520 PE=4 SV=1

Proteasome subunit beta OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=prcB A0A076EY03\_RHOOP  
 PE=3 SV=1

Probable transcriptional regulatory protein EP51\_06330 OS=Rhodococcus A0A076EF00\_RHOOP (+4)  
 opacus OX=37919 GN=EP51\_06330 PE=3 SV=1

3-oxoacyl-ACP reductase (Fragment) OS=Rhodococcus opacus M213 K8XH43\_RHOOP  
 OX=1129896 GN=WSS\_A42775 PE=4 SV=1

Serine protease OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=R1CP\_09495 A0A1B1K1Z7\_RHOOP (+3)  
 PE=4 SV=1

Putative NADH dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1BAG8\_RHOOB  
 OX=632772 GN=ROP\_44240 PE=4 SV=1

Putative oxidoreductase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC C0ZZX6\_RHOE4

100887) OX=234621 GN=RER\_32030 PE=4 SV=1  
 Short-chain dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EJJ9\_RHOOP (+2)  
 GN=EP51\_12605 PE=3 SV=1  
 Acyl-ACP desaturase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076ELR2\_RHOOP (+5)  
 GN=EP51\_16940 PE=4 SV=1  
 Bifunctional protein Fold OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / C0ZWH1\_RHOE4  
 NBRC 100887) OX=234621 GN=fold PE=3 SV=1  
 Short-chain dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EP71\_RHOOP (+2)  
 GN=EP51\_21145 PE=4 SV=1  
 Aspartokinase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) C0ZN70\_RHOE4  
 OX=234621 GN=ask PE=3 SV=1  
 Nitroreductase family deazaflavin-dependent oxidoreductase A0A3A9U029\_RHOOP  
 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=COO55\_32235 PE=4 SV=1  
 Putative 8-oxo-dGTP diphosphatase 1 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K4F1\_RHOOP  
 GN=mutT1 PE=3 SV=1  
 IclR family transcriptional regulator OS=Rhodococcus opacus M213 K8XPJ7\_RHOOP  
 OX=1129896 GN=WSS\_A07854 PE=4 SV=1  
 Inosine-5'-monophosphate dehydrogenase OS=Rhodococcus erythropolis C0ZWA6\_RHOE4  
 (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=guaB PE=3 SV=1  
 ABC transporter ATP-binding protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076F1V4\_RHOOP (+1)  
 GN=EP51\_35925 PE=4 SV=1  
 Isocitrate dehydrogenase [NADP] OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K8M8\_RHOOP (+1)  
 GN=icd2 PE=3 SV=1  
 S-adenosylmethionine synthase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TLI3\_RHOOP  
 GN=metK PE=3 SV=1  
 Aspartate-semialdehyde dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus A0A3A9TRC3\_RHOOP  
 OX=37919 GN=asd PE=3 SV=1  
 Menaquinol-cytochrome C reductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TZQ2\_RHOOP (+2)  
 GN=COO55\_30810 PE=4 SV=1  
 Cystathionine gamma-synthase/cystathionine gamma-lyase C1AYF8\_RHOOB  
 OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=metB PE=3 SV=1  
 NAD-dependent glutamate dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus M213 K8X6R5\_RHOOP  
 OX=1129896 GN=WSS\_A38366 PE=4 SV=1  
 Pup--protein ligase OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 GN=pafA K8XVH0\_RHOOP

PE=3 SV=1

Ketol-acid reductoisomerase (NADP(+)) OS=Rhodococcus opacus PD630 W8H5I1\_RHOOP

OX=543736 GN=ilvC PE=3 SV=1

Ppx/GppA phosphatase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K2F2\_RHOOP  
GN=R1CP\_10165 PE=4 SV=1

Putative oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B0L8\_RHOOB  
GN=ROP\_19710 PE=4 SV=1

DNA-directed RNA polymerase subunit alpha OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=rpoA PE=3  
SV=1

Alcohol dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K7N4\_RHOOP  
GN=R1CP\_19765 PE=3 SV=1

SRPBCC family protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9UIX3\_RHOOP  
GN=COO55\_15660 PE=4 SV=1

GNAT family N-acetyltransferase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8JHH0\_RHOOP  
GN=C5613\_01400 PE=4 SV=1

ABC transporter substrate-binding protein OS=Rhodococcus opacus A0A076ER81\_RHOOP  
OX=37919 GN=EP51\_24775 PE=4 SV=1

Long-chain-fatty-acid-AMP ligase FadD32 OS=Rhodococcus opacus A0A1B1JXM4\_RHOOP (+1)  
OX=37919 GN=fadD32 PE=4 SV=1

Adenylate cyclase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=COO55\_20065 A0A3A9U7T3\_RHOOP  
PE=4 SV=1

Transketolase OS=Rhodococcus opacus PD630 OX=543736 A0A3G9MHA0\_RHOOP  
GN=OPAG\_06736 PE=4 SV=1

MspA family protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TMY6\_RHOOP  
GN=COO55\_08345 PE=4 SV=1

Alpha/beta hydrolase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8J7P0\_RHOOP  
GN=C5613\_20580 PE=4 SV=1

FAD-dependent oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TYJ4\_RHOOP  
GN=COO55\_24785 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9U4K7\_RHOOP  
GN=COO55\_13900 PE=3 SV=1

DUF3417 domain-containing protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8J819\_RHOOP  
GN=C5613\_20810 PE=4 SV=1

Aminopeptidase N OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=EP51\_35995 A0A076EWV1\_RHOOP  
 PE=4 SV=1

Plasmid partitioning protein ParA OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EMN8\_RHOOP (+3)  
 GN=EP51\_08765 PE=4 SV=1

Acyl-CoA carboxylase alpha chain (Fragment) OS=Rhodococcus opacus K8XDC3\_RHOOP  
 M213 OX=1129896 GN=WSS\_A27020 PE=4 SV=1

Rhodanese-like domain-containing protein OS=Rhodococcus opacus A0A076ESV9\_RHOOP (+1)  
 OX=37919 GN=C5613\_14585 PE=4 SV=1

Pyruvate kinase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=EP51\_28320 A0A076EQI7\_RHOOP (+1)  
 PE=3 SV=1

Cell division protein FtsZ OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AU52\_RHOOB  
 GN=ftsZ PE=3 SV=1

Peptidyl-prolyl cis-trans isomerase OS=Rhodococcus erythropolis (strain C0ZMR1\_RHOE4  
 PR4 / NBRC 100887) OX=234621 GN=RER\_46110 PE=3 SV=1

Sugar ABC transporter ATP-binding protein OS=Rhodococcus opacus A0A076ENJ5\_RHOOP  
 OX=37919 GN=EP51\_20035 PE=3 SV=1

DoxX family protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8JFM9\_RHOOP  
 GN=C5613\_07245 PE=4 SV=1

Transketolase OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 K8XJ22\_RHOOP  
 GN=WSS\_A17381 PE=3 SV=1

Menaquinol-cytochrome c reductase iron-sulfur protein OS=Rhodococcus C1AU99\_RHOOB  
 opacus (strain B4) OX=632772 GN=qcrA PE=4 SV=1

Amino acid oxidase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8J9K7\_RHOOP  
 GN=C5613\_16785 PE=4 SV=1

ABC transporter ATP-binding protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K257\_RHOOP (+1)  
 GN=C5613\_04500 PE=4 SV=1

Fumarylacetoacetate OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=EP51\_31305 A0A076ESP9\_RHOOP  
 PE=4 SV=1

Inositol 2-dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=ioIG A0A3A9UGK0\_RHOOP (+2)  
 PE=3 SV=1

ATP-dependent DNA helicase RecG OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B2P7\_RHOOB  
 OX=632772 GN=recG PE=3 SV=1

Isocitrate lyase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=C5613\_17285 A0A076EUU4\_RHOOP (+3)  
 PE=4 SV=1

Ribonucleoside-diphosphate reductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K4C4\_RHOOP  
 GN=nrdE PE=3 SV=1

Formate-dependent phosphoribosylglycinamide formyltransferase A0A076EZX7\_RHOOP (+4)  
 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=purT PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9T4I5\_RHOOP  
 GN=COO55\_37935 PE=4 SV=1

Sulfurtransferase OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC C0ZP22\_RHOE4  
 100887) OX=234621 GN=RER\_48100 PE=4 SV=1

L-ectoine synthase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=ectC PE=3 A0A076F258\_RHOOP (+3)  
 SV=1

Inosine-5'-monophosphate dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus (strain C1B111\_RHOOB  
 B4) OX=632772 GN=guaB PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K8G4\_RHOOP (+1)  
 GN=R1CP\_21220 PE=4 SV=1

VOC family protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8IWL6\_RHOOP (+2)  
 GN=C5613\_30805 PE=4 SV=1

IMP dehydrogenase family protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B112\_RHOOB  
 OX=632772 GN=ROP\_62600 PE=4 SV=1

Putative molybdopterin synthase sulfurylase MoeB OS=Rhodococcus opacus C1B1H4\_RHOOB  
 (strain B4) OX=632772 GN=moeB PE=4 SV=1

Putative oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B3E9\_RHOOB  
 GN=ROP\_24000 PE=1 SV=1

Peptidase C69 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=COO55\_36575 A0A3A9U4F9\_RHOOP  
 PE=4 SV=1

Malate synthase G OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=glcB PE=3 A0A076EVX6\_RHOOP  
 SV=1

2,5-diketo-D-gluconic acid reductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8J9L1\_RHOOP (+1)  
 GN=C5613\_19480 PE=4 SV=1

Branched-chain amino acid transport protein AzlC OS=Rhodococcus opacus W8H8D6\_RHOOP  
 PD630 OX=543736 GN=Pd630\_LPD04011 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K8Z1\_RHOOP  
 GN=R1CP\_22090 PE=4 SV=1

ATP-dependent DNA helicase RecG OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TKG8\_RHOOP  
 GN=recG PE=3 SV=1

Ferredoxin OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1ATR8\_RHOOB  
 GN=ROP\_50850 PE=4 SV=1

Inorganic pyrophosphatase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=ppa A0A076ELM4\_RHOOP (+4)  
 PE=3 SV=1

Pyruvate kinase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=pyk PE=3 SV=1 A0A3A9TV80\_RHOOP  
 30S ribosomal protein S14 type Z OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EN95\_RHOOP (+2)  
 GN=rpsZ PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K014\_RHOOP (+2)  
 GN=R1CP\_06080 PE=4 SV=1

Chromosome partition protein Smc OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TMC6\_RHOOP  
 GN=smc PE=3 SV=1

Glutamate--tRNA ligase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B2M6\_RHOOB  
 GN=gltX PE=3 SV=1

1,4-alpha-glucan branching enzyme GlgB OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=glgB PE=3 SV=1

SufE family protein OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 K8X6Q0\_RHOOP  
 GN=WSS\_A42580 PE=4 SV=1

Universal stress protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EKY6\_RHOOP (+3)  
 GN=C5613\_21085 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KGB1\_RHOOP (+2)  
 GN=R1CP\_35285 PE=4 SV=1

Enolase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=eno PE=3 SV=1 A0A076EM21\_RHOOP

Putative dipeptidase PepE OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=pepE A0A1B1K900\_RHOOP  
 PE=3 SV=1

DNA-directed RNA polymerase subunit beta OS=Rhodococcus opacus A0A2S8J2J7\_RHOOP  
 OX=37919 GN=rpoB PE=3 SV=1

60 kDa chaperonin OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B0B0\_RHOOB  
 GN=groL PE=3 SV=1

Electron transfer flavoprotein alpha subunit OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B1R8\_RHOOB  
 GN=etfA PE=4 SV=1

Methylmalonate-semialdehyde dehydrogenase [acylating] OS=Rhodococcus opacus PD630 OX=543736 GN=Pd630\_LPD05678 PE=4 SV=1 W8HD24\_RHOOP

Pyruvate dehydrogenase E1 component OS=Rhodococcus opacus PD630 OX=543736 GN=Pd630\_LPD06794 PE=4 SV=1 W8HG40\_RHOOP

Ribonucleoside-diphosphate reductase subunit beta OS=Rhodococcus opacus A0A1B1K481\_RHOOP (+2)  
OX=37919 GN=nrdF PE=3 SV=1

Cystathionine gamma-synthase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TMA8\_RHOOP  
GN=COO55\_07330 PE=3 SV=1

Acetyl-CoA acyltransferase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AV07\_RHOOB  
OX=632772 GN=fadA PE=3 SV=1

7,8-didemethyl-8-hydroxy-5-deazariboflavin synthase OS=Rhodococcus A0A3A9UEV3\_RHOOP  
opacus OX=37919 GN=fbiC PE=3 SV=1

Succinate-semialdehyde dehydrogenase (NAD(P)+) OS=Rhodococcus K8XG94\_RHOOP  
opacus M213 OX=1129896 GN=WSS\_A22518 PE=3 SV=1

Fumarylacetoacetate OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 K8XQ34\_RHOOP  
GN=WSS\_A28859 PE=4 SV=1

Diaminopimelate epimerase OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 K8XMC3\_RHOOP  
GN=dapF PE=3 SV=1

Delta-1-pyrroline-5-carboxylate dehydrogenase, mitochondrial A0A1B1K2U5\_RHOOP  
OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=R1CP\_11155 PE=4 SV=1

50S ribosomal protein L3 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rplC A0A1B1K3F4\_RHOOP (+2)  
PE=3 SV=1

NAD-dependent succinate-semialdehyde dehydrogenase OS=Rhodococcus A0A3A9TRU7\_RHOOP  
opacus OX=37919 GN=COO55\_08645 PE=3 SV=1

3-ketoacyl-CoA thiolase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=fadA5 A0A1B1K5B4\_RHOOP  
PE=3 SV=1

Malate dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=mdh PE=3 A0A1B1K3W5\_RHOOP  
SV=1

Polyketide cyclase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=C5613\_28950 A0A2S8J015\_RHOOP  
PE=4 SV=1

ATP-dependent helicase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TNG2\_RHOOP  
GN=COO55\_04635 PE=3 SV=1

tRNA nucleotidyltransferase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B7Q5\_RHOOB (+1)  
OX=632772 GN=ROP\_34610 PE=3 SV=1

Putative peptidase y4nA OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KCH7\_RHOOP  
GN=R1CP\_28405 PE=4 SV=1

Putative cyclopropane fatty acid synthase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B9M8\_RHOOB  
OX=632772 GN=cfa PE=4 SV=1

Succinate-semialdehyde dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AWY5\_RHOOB  
 OX=632772 GN=gabD PE=3 SV=1

Molybdenum cofactor biosynthesis protein OS=Rhodococcus opacus A0A076EJQ4\_RHOOP  
 OX=37919 GN=C5613\_04805 PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K9D6\_RHOOP (+1)  
 GN=R1CP\_22585 PE=4 SV=1

ABC transporter ATP-binding protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EFZ3\_RHOOP  
 GN=C5613\_03100 PE=4 SV=1

Phosphoenolpyruvate synthase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K6S0\_RHOOP  
 GN=R1CP\_17975 PE=3 SV=1

Putative aldehyde dehydrogenase family 7 member A1 OS=Rhodococcus W8GX87\_RHOOP  
 opacus PD630 OX=543736 GN=Pd630\_LPD02933 PE=3 SV=1

DNA polymerase I OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AT34\_RHOOB  
 GN=polA PE=3 SV=1

Succinate dehydrogenase flavoprotein subunit OS=Rhodococcus opacus C1B157\_RHOOB  
 (strain B4) OX=632772 GN=sdhA PE=3 SV=1

Ferredoxin-NADP(+) reductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KCV6\_RHOOP (+1)  
 GN=R1CP\_28945 PE=4 SV=1

NADPH-dependent curcumin reductase OS=Rhodococcus opacus A0A1B1K315\_RHOOP  
 OX=37919 GN=curA PE=4 SV=1

Phosphoribosylamine--glycine ligase OS=Rhodococcus opacus M213 K8XQT1\_RHOOP  
 OX=1129896 GN=purD PE=3 SV=1

Putative acetate--CoA ligase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B3C7\_RHOOB  
 OX=632772 GN=ROP\_67970 PE=4 SV=1

Ribonuclease E OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=COO55\_29900 A0A3A9U131\_RHOOP  
 PE=4 SV=1

Branched-chain-amino-acid aminotransferase OS=Rhodococcus opacus A0A3A9U3S3\_RHOOP  
 OX=37919 GN=COO55\_30735 PE=3 SV=1

Sarcosine oxidase subunit alpha OS=Rhodococcus opacus M213 K8XSM6\_RHOOP  
 OX=1129896 GN=WSS\_A04350 PE=3 SV=1

Acyl-ACP desaturase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TW91\_RHOOP  
 GN=COO55\_25285 PE=4 SV=1

Dipeptidyl aminopeptidase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KAF1\_RHOOP  
 GN=R1CP\_24480 PE=4 SV=1

Acetolactate synthase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1B2L9\_RHOOB  
GN=ilvB PE=3 SV=1

Probable cytosol aminopeptidase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8JEY1\_RHOOP  
GN=pepA PE=3 SV=1

60 kDa chaperonin OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=groL3 PE=3 A0A1B1K7T3\_RHOOP (+2)  
SV=1

Probable M18 family aminopeptidase 2 OS=Rhodococcus opacus PD630 W8H611\_RHOOP  
OX=543736 GN=apeB PE=3 SV=1

MspA family protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8JGP5\_RHOOP  
GN=C5613\_04795 PE=4 SV=1

Branched-chain-amino-acid aminotransferase OS=Rhodococcus opacus A0A076F2I5\_RHOOP  
OX=37919 GN=EP51\_37240 PE=3 SV=1

Probable 30S ribosomal protein S1 OS=Rhodococcus erythropolis (strain PR4 / NBRC 100887) C1A085\_RHOE4  
OX=234621 GN=rpsA PE=4 SV=1

Sarcosine oxidase subunit alpha OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8JFJ3\_RHOOP  
GN=C5613\_05400 PE=3 SV=1

1-acyl-sn-glycerol-3-phosphate acyltransferase OS=Rhodococcus opacus W8GQC5\_RHOOP  
PD630 OX=543736 GN=OPAG\_06418 PE=4 SV=1

Acetyl-CoA acetyltransferase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K0P9\_RHOOP  
GN=R1CP\_07345 PE=3 SV=1

Acyl-ACP desaturase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KCV4\_RHOOP  
GN=R1CP\_29030 PE=4 SV=1

Delta(24)-sterol reductase OS=Rhodococcus opacus PD630 OX=543736 W8H400\_RHOOP  
GN=Pd630\_LPD00609 PE=4 SV=1

Fructose-bisphosphate aldolase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EJY4\_RHOOP  
GN=EP51\_13200 PE=3 SV=1

Oxidoreductase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=COO55\_23105 A0A3A9U3W2\_RHOOP  
PE=4 SV=1

Membrane protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=EP51\_21160 A0A076EMK8\_RHOOP (+7)  
PE=4 SV=1

Trehalose-phosphatase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=otsB PE=4 A0A2S8ITM6\_RHOOP  
SV=1

Putative phosphoribosyl transferase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K5T2\_RHOOP  
GN=R1CP\_16290 PE=4 SV=1

Putative quinone oxidoreductase YhdH OS=Rhodococcus opacus PD630 W8HGC5\_RHOOP  
 OX=543736 GN=Pd630\_LPD06879 PE=4 SV=1

Molybdenum cofactor biosynthesis protein OS=Rhodococcus opacus M213 K8XG33\_RHOOP (+1)  
 OX=1129896 GN=WSS\_A22243 PE=4 SV=1

Polyketide synthase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=EP51\_21200 A0A076EUF1\_RHOOP  
 PE=4 SV=1

S-(Hydroxymethyl)mycothiol dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus W8HG60\_RHOOP  
 PD630 OX=543736 GN=Pd630\_LPD06814 PE=3 SV=1

Acetyl-coenzyme A synthetase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KH92\_RHOOP  
 GN=acsA4 PE=4 SV=1

UPF0182 protein WSS\_A21569 OS=Rhodococcus opacus M213 K8XGU2\_RHOOP  
 OX=1129896 GN=WSS\_A21569 PE=3 SV=1

Carbamoyl-phosphate synthase large chain OS=Rhodococcus opacus A0A1B1K674\_RHOOP  
 OX=37919 GN=carB PE=3 SV=1

Branched-chain-amino-acid aminotransferase OS=Rhodococcus opacus C1AUB3\_RHOOB  
 (strain B4) OX=632772 GN=ilvE PE=3 SV=1

Glutamate synthase large subunit OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TWR0\_RHOOP  
 GN=COO55\_18210 PE=4 SV=1

UPF0182 protein C5613\_03405 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8JIA7\_RHOOP  
 GN=C5613\_03405 PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 K8XBM2\_RHOOP  
 GN=WSS\_A33145 PE=4 SV=1

Ribonuclease J OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rnj PE=3 SV=1 A0A2S8JC90\_RHOOP

Phenylalanine-tRNA ligase beta subunit OS=Rhodococcus opacus A0A2S8JFF3\_RHOOP  
 OX=37919 GN=pheT PE=3 SV=1

Fumarylacetoacetate OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=fahA PE=4 A0A3A9UN53\_RHOOP  
 SV=1

Mycothione reductase OS=Rhodococcus opacus PD630 OX=543736 W8HBQ3\_RHOOP  
 GN=Pd630\_LPD03269 PE=3 SV=1

Malate synthase G OS=Rhodococcus opacus PD630 OX=543736 A0A3G9MEC6\_RHOOP (+1)  
 GN=OPAG\_09184 PE=4 SV=1

Fis family transcriptional regulator OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EEI3\_RHOOP  
 GN=EP51\_02195 PE=4 SV=1

DNA polymerase I OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=polA PE=3 A0A076F2X0\_RHOOP

SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EUR4\_RHOOP (+4)  
GN=EP51\_31615 PE=4 SV=1

Acetoin dehydrogenase operon transcriptional activator AcoR W8HA25\_RHOOP  
OS=Rhodococcus opacus PD630 OX=543736 GN=OPAG\_05114 PE=4  
SV=1

Putative acetyl-CoA acetyltransferase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KAP5\_RHOOP (+2)  
GN=R1CP\_25115 PE=3 SV=1

Transaldolase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 GN=tal C1B4M4\_RHOOB  
PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 K8XKZ0\_RHOOP  
GN=WSS\_A17041 PE=4 SV=1

DivIVA family protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) OX=632772 C1AU47\_RHOOB  
GN=ROP\_08080 PE=4 SV=1

Dephospho-CoA kinase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=coaE A0A3A9UUR1\_RHOOP  
PE=3 SV=1

Cystathionine gamma-synthase (Fragment) OS=Rhodococcus opacus M213 K8X4F2\_RHOOP  
OX=1129896 GN=WSS\_A42900 PE=3 SV=1

60 kDa chaperonin OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=groL PE=3 A0A3A9U1W9\_RHOOP  
SV=1

Mycothiol-dependent formaldehyde dehydrogenase OS=Rhodococcus K8XDE2\_RHOOP  
opacus M213 OX=1129896 GN=WSS\_A26565 PE=3 SV=1

Superoxide dismutase [Cu-Zn] OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1B0D6\_RHOOB  
OX=632772 GN=sodC PE=3 SV=1

Membrane protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=EP51\_20385 A0A076ENY1\_RHOOP (+3)  
PE=4 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076F0A9\_RHOOP (+6)  
GN=EP51\_32475 PE=4 SV=1

30S ribosomal protein S4 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rpsD A0A076EN81\_RHOOP (+1)  
PE=3 SV=1

S9 family peptidase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TN77\_RHOOP  
GN=COO55\_09185 PE=4 SV=1

Aminopeptidase OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 K8X8X0\_RHOOP  
GN=WSS\_A38426 PE=4 SV=1

Peroxiredoxin osmC OS=Rhodococcus opacus PD630 OX=543736 W8H4Q1\_RHOOP  
 GN=Pd630\_LPD00879 PE=4 SV=1

Glycine dehydrogenase (decarboxylating) OS=Rhodococcus opacus A0A1B1K916\_RHOOP  
 OX=37919 GN=gcvP1 PE=3 SV=1

Glycogen phosphorylase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=glgP A0A1B1KAQ5\_RHOOP (+1)  
 PE=4 SV=1

NADH dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K1S4\_RHOOP  
 GN=R1CP\_09205 PE=4 SV=1

Proline--tRNA ligase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=proS PE=3 A0A3A9U2U2\_RHOOP  
 SV=1

NADPH-ferredoxin reductase fprA OS=Rhodococcus opacus PD630 W8HF43\_RHOOP  
 OX=543736 GN=Pd630\_LPD06422 PE=4 SV=1

30S ribosomal protein S4 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rpsD A0A1B1K3H3\_RHOOP  
 PE=3 SV=1

Dipeptidyl aminopeptidase OS=Rhodococcus opacus PD630 OX=543736 A0A3G9M4M7\_RHOOP  
 GN=OPAG\_05674 PE=4 SV=1

Malate synthase G OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=glcB PE=3 A0A3A9U376\_RHOOP  
 SV=1

50S ribosomal protein L3 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rplC A0A076EI14\_RHOOP  
 PE=3 SV=1

O-acetylhomoserine (Thiol)-lyase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EHS7\_RHOOP (+2)  
 GN=EP51\_09395 PE=3 SV=1

Putative Usp family protein OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AT18\_RHOOB  
 OX=632772 GN=ROP\_07030 PE=4 SV=1

Aminopeptidase N OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=pepN PE=4 A0A2S8J828\_RHOOP  
 SV=1

Pyruvate dehydrogenase E1 component OS=Rhodococcus opacus PD630 W8H335\_RHOOP  
 OX=543736 GN=Pd630\_LPD05297 PE=4 SV=1

Aldehyde dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 K8XRB0\_RHOOP  
 GN=WSS\_A26675 PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TUM6\_RHOOP  
 GN=COO55\_14000 PE=4 SV=1

Transketolase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=tkt1 PE=3 SV=1 A0A1B1K698\_RHOOP

Peptide chain release factor 1 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KAU7\_RHOOP

GN=prfA PE=3 SV=1  
Aminopeptidase N OS=Rhodococcus opacus PD630 OX=543736 A0A3G9MBY2\_RHOOP  
GN=OPAG\_05618 PE=4 SV=1  
Long-chain-acyl-CoA synthetase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8JJ20\_RHOOP  
GN=C5613\_01245 PE=4 SV=1  
ABC transporter substrate-binding protein OS=Rhodococcus opacus A0A1B1KCH2\_RHOOP  
OX=37919 GN=R1CP\_28335 PE=4 SV=1  
Fumarylacetoacetate OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=fah PE=4 A0A1B1KD28\_RHOOP  
SV=1  
Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus PD630 OX=543736 W8GZP6\_RHOOP  
GN=Pd630\_LPD02224 PE=4 SV=1  
Peptidyl-prolyl cis-trans isomerase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076ELI1\_RHOOP (+3)  
GN=C5613\_10620 PE=3 SV=1  
S9 family peptidase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A2S8IMQ1\_RHOOP  
GN=C5613\_37255 PE=4 SV=1  
Acetyl-coenzyme A synthetase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KHE0\_RHOOP  
GN=acsA5 PE=4 SV=1  
Amine oxidase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=R1CP\_31320 A0A1B1KE51\_RHOOP (+2)  
PE=3 SV=1  
Transcriptional regulator OS=Rhodococcus opacus M213 OX=1129896 K8X8A5\_RHOOP  
GN=WSS\_A39671 PE=4 SV=1  
Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus PD630 OX=543736 W8GXX5\_RHOOP  
GN=Pd630\_LPD03160 PE=4 SV=1  
S-(Hydroxymethyl)mycothiol dehydrogenase OS=Rhodococcus opacus A0A1B1KDV6\_RHOOP  
OX=37919 GN=R1CP\_30795 PE=3 SV=1  
Acetyl-CoA acetyltransferase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EL43\_RHOOP (+3)  
GN=EP51\_18350 PE=3 SV=1  
Acyl-CoA desaturase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A3A9TSV2\_RHOOP  
GN=COO55\_17835 PE=4 SV=1  
Bifunctional o-acetylhomoserine/o-acetylserine sulfhydrylase A0A3A9TL32\_RHOOP  
OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=COO55\_05230 PE=3 SV=1  
Glutamate-binding protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076ELU8\_RHOOP  
GN=EP51\_06970 PE=4 SV=1  
Leucine-tRNA ligase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=leuS PE=3 A0A076EMZ6\_RHOOP

SV=1

Dipeptidyl peptidase family member 6 OS=Rhodococcus opacus PD630 W8GUY1\_RHOOP  
OX=543736 GN=Pd630\_LPD02041 PE=4 SV=1

50S ribosomal protein L23 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=rplW A0A076EF56\_RHOOP (+2)  
PE=3 SV=1

Citrate (Pro-3S)-lyase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EID9\_RHOOP (+2)  
GN=EP51\_10715 PE=3 SV=1

Succinate-semialdehyde dehydrogenase [NADP(+)] GabD OS=Rhodococcus A0A1B1K1X3\_RHOOP (+2)  
opacus OX=37919 GN=gabD4 PE=3 SV=1

DNA topoisomerase 1 OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=topA PE=3 A0A1B1JYF4\_RHOOP  
SV=1

AMP-dependent synthetase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A076EFJ5\_RHOOP  
GN=EP51\_10810 PE=4 SV=1

ATP-dependent DNA helicase RecG OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1K4F3\_RHOOP  
GN=recG PE=3 SV=1

Putative ABC transporter substrate-binding protein OS=Rhodococcus opacus C1B740\_RHOOB  
(strain B4) OX=632772 GN=ROP\_32460 PE=4 SV=1

UvrABC system protein A OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=uvrA A0A076EVQ4\_RHOOP  
PE=3 SV=1

Uncharacterized protein OS=Rhodococcus opacus OX=37919 A0A1B1KFT5\_RHOOP  
GN=R1CP\_34175 PE=4 SV=1

Serine hydroxymethyltransferase OS=Rhodococcus opacus (strain B4) C1AYH3\_RHOOB  
OX=632772 GN=glyA PE=3 SV=1

NAD-dependent succinate-semialdehyde dehydrogenase OS=Rhodococcus A0A2S8JHT0\_RHOOP  
opacus OX=37919 GN=C5613\_04950 PE=3 SV=1

FO synthase OS=Rhodococcus opacus OX=37919 GN=fbiC1 PE=3 SV=1 A0A1B1K2S6\_RHOOP

3-ketoacyl-CoA thiolase OS=Rhodococcus opacus PD630 OX=543736 W8HJ10\_RHOOP  
GN=OPAG\_07334 PE=3 SV=1

Acetate-CoA ligase OS=Rhodococcus opacus PD630 OX=543736 W8GRM9\_RHOOP  
GN=OPAG\_06098 PE=4 SV=1